

# Archiv

für

# Protistenkunde

begründet von

**Dr. Fritz Schaudinn**

herausgegeben

von

**Dr. M. Hartmann** und **Dr. S. von Prowazek**  
Berlin Hamburg

---

**Generalregister**  
zu Band 1 bis 20 und Supplement 1  
1902—1910

zusammengestellt von  
**Dr. Rh. Erdmann und H. Sachs**



JENA  
Verlag von Gustav Fischer  
1912

## Autorenregister.

---

- Aragao, Henrique de Beaurepaire**, Über den Entwicklungsgang und die Übertragung von *Haemoproteus columbae*. Taf. XI—XIII. 12, 154—167.
- Arcichovskij, V.**, Über das Zoopurpurin, ein neues Pigment der Protozoa (*Blepharisma lateritium* [EHRBG.]). 1 Fig. 6, 227—229.
- Awerinzew, S.**, Über einige neue Arten gehäusetragender Rhizopoden des Süßwassers. 18 Fig. 8, 86—94.
- Die Struktur und die chemische Zusammensetzung der Gehäuse bei den Süßwasserrhizopoden. 8 Fig. 8, 95—111.
- Beiträge zur Kenntnis der Süßwasserrhizopoden. 2 Fig. 8, 112—119.
- Studien über parasitische Protozoen. I. Die Sporenbildung bei *Ceratomyxa drepanopsettae* mihi. Taf. VII u. VIII. 14, 74—112.
- Studien über parasitische Protozoen. II. *Lymphocystis johnstonei* Woodc. und ihr Kernapparat. 16 Fig. 14, 335—362.
- Studien über parasitische Protozoen. III. Beobachtungen über die Vorgänge der Schizogonie bei Gregarinen aus dem Darne von *Amphiporus* sp. Taf. IV u. 3 Fig. 16, 71—80.
- Über einen Organismus aus der Körperhöhle von *Pleuronectes platessa* L. 11 Fig. 18, 128—133.
- Studien über parasitische Protozoen. IV. Beobachtungen über die Entwicklungsgeschichte von Coccidien aus dem Darne von *Cerebratulus* sp. 25 Fig. 18, 11—47.
- Baldrey, F. S. H.**, Versuche und Beobachtungen über die Entwicklung von *Trypanosoma lewisi* in der Rattenlaus *Haematopinus spinulosus*. 2 Fig. 15, 326—332.
- Baur, Erwin**, Myxobakterienstudien. Taf. IV u. 3 Fig. 5, 92—122.
- Behrenberg-Gossler, Herbert v.**, Beiträge zur Naturgeschichte der Malariaplasmodien. Taf. XVI—XVIII. 16, 245—280.
- Bensen, W.**, Untersuchungen über *Trichomonas intestinalis* und *vaginalis* des Menschen. Taf. VII—IX. 18, 115—127.
- Berestneff, N.**, Über einen neuen Blutparasiten der indischen Frösche. Taf. VIII u. 1 Fig. 2, 343—348.
- Über das Leucocytozoon DANILEWSKY's. Taf. XV. 3, 376—386.
- Berliner, Ernst**, Flagellatenstudien. Taf. XXVIII—XXIX. 15, 297—325.
- Berndt, A.**, Beitrag zur Kenntnis der im Darne der Larve von *Tenebrio molitor* lebenden Gregarinen. Mit 2 Taf. 1, 375—420.
- Bezzenberger, Ernst**, Über Infusorien aus asiatischen Anuren. Taf. XI u. 23 Fig. 3, 138—174.
- Bohne, A. u. Prowazek, S. v.**, Zur Frage der Flagellatendysenterie. Taf. I u. 3 Fig. 12, 1—8.
- Boissevain, Maria**, Über Kernverhältnisse von *Actinosphaerium* Eichhorni bei fortgesetzter Kultur. Taf. X—XIII. 13, 167—194.
- Borgert, A.**, Über ein paar interessante neue Protozoenformen aus dem Atlantischen Ozean und anderes. 10 Fig. 9, 430—448.

- Borgert, A.**, Untersuchungen über die Fortpflanzung der tripyleen Radiolarien, speziell von *Aulacantha scolymantha* H. II. Teil. Taf. XI—XVII u. 21 Fig. 14, 134—263.
- Über Erscheinungen fettiger Degeneration bei tripyleen Radiolarien. Taf. I u. 4 Fig. 16, 1—24.
- Kern- und Zellteilung bei marinen Ceratiumarten. Taf. I—III. 20, 1—46.
- Borowsky, Wladimir M.**, Untersuchungen über *Actinosphaerium eichhorni*. Taf. XVII u. XVIII. 19, 255—288.
- Bosc, F. J.**, Recherches sur la structure et l'appareil nucléaire des Trypanosomes. 68 Fig. 5, 40—77.
- Bott, Karl**, Über die Fortpflanzung von *Pelomyxa palustris*. Taf. III—IV u. 1 Fig. 8, 120—158.
- Brandt, K.**, Beiträge zur Kenntnis der Colliden. Taf. II u. III. 1, 59—88.
- Beiträge zur Kenntnis der Colliden. Taf. XI—XIV u. 12 Fig. 6, 245—271.
- Brasil, Louis**, Recherches sur le cycle évolutif des Selenidiidae. Grégaires parasites d'Annélides polychètes. I. La schizogonie et la croissance des gamétocytes chez *Selenidium caulleryi* n. sp. Taf. XV. 8, 370—397.
- Documents sur quelques Sporozoaires d'Annélides. Taf. VII—X. 16, 107—142.
- Breinl, A. and Hindle, E.** (Ref. von ROSENBUSCH). Contribution to the Morphology and Life-History of *Piroplasma canis*. (Annals of Tropical Medicine and Parasitology Vol. 2 Nr. 3 1908.) 9, 376—378.
- Broch, Hjalmar**, Die Peridiniumarten des Nordhafens (Val di Bora) bei Rovigno im Jahre 1909. Taf. XIII u. 11 Fig. 20, 176—200.
- Burck, Carl**, Studien über einige Choanoflagellaten. Taf. XII u. 2 Fig. 16, 169—186.
- Bütschli, O.**, Bemerkungen über Cyanophyceen und Bacteriaceen. Taf. I. 1, 41—58.
- Beiträge zur Kenntnis des Paramylons. Taf. VIII u. 2 Fig. 7, 197—228.
- Calkins, Gary N.**, The Protozoan Nucleus. 1 Fig. 2, 213—237.
- Evidences of a Sexual-Cycle in the Life-history of *Amoeba proteus*. Taf. I—III u. 1 Fig. 5, 1—16.
- Calkins, Gary N. and Lieb, C. C.**, Studies on the Life-History of Protozoa. 5 Fig. 1, 355—371.
- Calkins, Gary N. and Sara White Cull**, The Conjugation of *Paramaecium aurelia* (caudatum). Taf. XII—XVIII. 10, 375—415.
- Caullery, Maurice et Mesnil, Felix**, Recherches sur les Actinomyxidies. Taf. XV u. 7 Fig. 6, 272—308.
- Cecconi, J.**, Sur l'Anchorina sagittata LEUCK., parasite de la Capitella capitata O. FARR. Taf. IX u. X u. 1 Fig. 6, 230—244.
- Chatton, Edouard et Broadsky, A.**, Le parasitisme d'une Chytridinée du genre *Sphaerita* DANGEARD chez *Amoeba limax* DUJARD. Etude comparative. 6 Fig. 17, 1—18.
- Cohn, Ludwig**, Zwei parasitische Infusorien aus *Discoglossus pictus*. Taf. IV. 4, 42—63.
- Comes, Salvatore**, Untersuchungen über den Chromidialapparat der Gregarinen. Taf. XIX u. XX. 10, 416—438.
- Quelques observations sur l'hémophagie du *Balantidium entozoon* EHR. en relation avec la fonction digestive du parasite. Taf. VII u. 7 Fig. 15, 53—92.
- Concilium Bibliographicum**, Protozoenliteratur. 1905 VI. Teil, 1906 II. Teil, 10, 159—182.
- Protozoenliteratur. 1906 III. Teil, 1907 I. Teil u. 1908 I. Teil. 12, 331—376.
- Protozoenliteratur. 1907 II. Teil, 1908 II. Teil u. 1909 I. Teil. 17, 377—419.
- Cunningham, J. T.**, On *Kalpidorhynchus arenicolae* a new Gregarine, parasitic in *Arenicola ecaudata*. Taf. VI u. VII. 10, 199—213.
- Distaso, Arcangelo**, Sui processi vegetativi e sull'incistidamento di *Actinophrys* sol. Taf. XIX—XX u. 10 Fig. 12, 277—313.
- Doflein, F.**, Das System der Protozoen. 3 Fig. 1, 169—192.
- Studien zur Naturgeschichte der Protozoen. V. Amöbenstudien. Erster Teil. Taf. XVIII—XIX u. 17 Fig. Suppl. I, 249—293.
- Studien zur Naturgeschichte der Protozoen. VI. Experimentelle Studien über die Trypanosomen des Frosches. Taf. XI—XIII u. 1 Fig. 19, 207—231.
- Dogiel, Valentin**, Beiträge zur Kenntnis der Gregarinen. I. Taf. III. 7, 106—130.

- Dogiel, Valentin**, Beiträge zur Kenntnis der Gregarinen. II. *Schizocystis sipunculi* nov. sp. Taf. IX. 8, 203—215.
- Beiträge zur Kenntnis der Gregarinen. III. Über die Sporocysten der Cölom-Monocystidae. 7 Fig. 16, 194—208.
- Beiträge zur Kenntnis der Gregarinen. IV. *Callynthrochlamys phronimae* FRENZ. Taf. VII u. 9 Fig. 20, 60—78.
- Drzewecki, W.**, Über vegetative Vorgänge im Kern und Plasma der Gregarinen des Regenwurmmodens. Taf. IX u. X. 3, 107—125.
- Über vegetative Vorgänge im Kern und Plasma der Gregarinen. Taf. VIII u. IX u. 3 Fig. 10, 214—246.
- Dunbar, A.** (Ref. von VL. RŮŽIČKA). Zur Frage der Stellung der Bakterien, Hefen- und Schimmelpilze im System. 3 Fig u. 5 Taf. 11, 385—387.
- Elmassian, M.**, Sur l'Amoeba blattae. Taf. XI u. 7 Fig. 16, 143—163.
- Elpatievsky, W.**, Zur Fortpflanzung von *Arcella vulgaris* EHRBG. Taf. XXI u. XXII u. 8 Fig. 10, 439—466.
- Enriques, Paolo**, La coniugazione e il differenziamento sessuale negli Infusori. Taf. V—VIII u. 2 Fig. 9, 195—296.
- Die Conjugation und sexuelle Differenzierung der Infusorien. Taf. XVII u. XVIII u. 6 Fig. 12, 213—276.
- Entz, G. jun.**, Studien über Organisation und Biologie der Tintinniden. Taf. VIII—XXI u. 2 Fig. 15, 93—226.
- Erdmann, Rh.**, Kern und metachromatische Körper bei Sarkosporidien. Taf. XV u. 6 Fig. 20, 239—250.
- Fauré-Fremiet, Emmanuel**, La structure de l'appareil fixateur chez les Vorticellidae. 13 Fig. 6, 207—226.
- Le Tintinnidium inquinilum. Taf. XII. 11, 225—251.
- L'Ancystropodium Maupasi (nov. gen. nov. sp.). 7 Fig. 13, 121—138.
- Le Myceterothrix tuamotuensis (*Trichorhynchus tuamotuensis*) BALBIANI. Taf. XIV u. 8 Fig. 20, 223—239.
- Flu, P. C.**, Über die Flagellaten im Darm von *Melophagus ovinus*. Taf. X. 12, 147—153.
- Untersuchungen über Affenmalaria. Taf. XXII. 12, 323—332.
- Über Hämogregarinen im Blute Surinamischer Schlangen. Taf. XII. 18, 190—206.
- Friedrich, Ludwig**, Über Bau und Naturgeschichte des *Trypanoplasma helici* LEIDY. 48 Fig. 14, 363—395.
- Garbowski, Ludwik**, Gestaltsänderung und Plasmoptyse. Taf. II. 9, 53—83.
- Goldschmidt, Richard**, Die Chromidien der Protozoen. 1 Fig. 5, 126—144.
- Lebensgeschichte der Mastigamöben *Mastigella vitrea* und *Mastigina setosa*. Taf. V—IX u. 20 Fig. Suppl. I, 84—168.
- Goldschmidt, Richard u. Popoff, Methodi**, Die Karyokinese der Protozoen und der Chromidialapparat der Protozoen- und Metazoenzelle. 6 Fig. 8, 321—343.
- Gonder, Richard**, Beiträge zur Kenntnis der Kernverhältnisse bei den in Cephalopoden schmarotzenden Infusorien. Taf. IX—XI. 5, 240—262.
- Ein Parasit von *Colpoda cucullus*. 2 Fig. 18, 275—277.
- Grosse-Allermann, Wilhelm**, Studien über *Amoeba terricola* GREEFF. Taf. XI—XIII u. 34 Fig. 17, 203—257.
- Guilliermond, A.**, Contribution à l'étude cytologique des Bacilles endosporées. Taf. II—IV u. 5 Fig. 12, 9—43.
- A propos de la structure des Bacilles endosporés. 19, 6—18.
- A propos des corpuscules métachromatiques ou grains de volutine. 7 Fig. 19, 289—309.
- Haase, Gertraud**, Studien über *Euglena sanguinea*. Taf. IV—VI. 20, 47—59.
- Häcker, Valentin**, Zur Kenntnis der Challengeriden. Taf. XI u. 16 Fig. 7, 259—306.
- Zur Kenntnis der Castanelliden und Porospathiden. 11 Fig. 8, 52—65.
- Zur Statik und Entwicklung des Coelographidenskelettes. 20 Fig. 9, 139—169.
- Ältertümliche Sphärellarien und Cyrtellarien aus großen Meerestiefen. 13 Fig. 10, 114—126.
- Hahn, C. W.**, The Stages of *Haemogregarina stepanovi* DANILEWSKY found in the Blood of Turtles, with Special Reference to Changes in the Nucleus. Taf. XVI—XVIII. 17, 307—376.

- Hamburger, Clara**, Beiträge zur Kenntnis von *Trachelius ovum*. Taf. XIII u. XIV u. 4 Fig. 2, 445—474.
- Die Conjugation von *Paramaecium bursaria* FOCKE. Taf. VII—IX u. 2 Fig. 4, 199—239.
- Zur Kenntnis der *Dunaliella salina* und einer Amöbe aus Salinenwasser von Cagliari. Taf. VI u. 7 Fig. 6, 111—130.
- Hartmann, Max**, Das System der Protozoen. 3 Fig. 10, 139—158.
- Autogamie bei Protisten und ihre Bedeutung für das Befruchtungsproblem. 27 Fig. 14, 264—334.
- Untersuchungen über parasitische Amöben. I. *Entamoeba histolytica* SCHAUDINN. Taf. XIII. 18, 207—220.
- Notiz über eine weitere Art der Schizogonie bei *Schizotrypanum cruzi* (CHAGAS). 1 Fig. 20, 261—363.
- Hartmann, Max u. Chagas, Carlos**, Vorläufige Mitteilungen über Untersuchungen an Schlangenhämogregarinen nebst Bemerkungen zu der vorstehenden Arbeit von E. REICHENOW über *Haemogregarina stepanowi*. 12 Fig. 20, 351—360.
- Hartmann, Max u. Jollos, Victor**, Die Flagellatenordnung „Binucleata“. 12 Fig. 19, 81—106.
- Hartmann, Max u. Prowazek, v. S.**, Nekrolog — FRITZ SCHAUDINN. 8, I—X.
- Blepharoplast, Caryosom und Centrosom. 8 Fig. 10, 306—335.
- Hartog, Marcus**, Notes on Suctoria. 1, 372—374.
- A propos of Dr. HARTMANN's „Autogamie bei Protozoen“. 1 Fig. 18, 111—114.
- Hertwig, R.**, Die Protozoen und die Zelltheorie. 1, 1—40.
- Hoelling, A.**, Die Kernverhältnisse von *Fusiformis termitidis*. Taf. XV. 19, 239—245.
- Hoffmann, Erich** (Ref. von S. v. PROWAZEK). Atlas der ätiologischen und experimentellen Syphilisforschung. Mit Unterstützung der Deutschen Dermatologischen Gesellschaft herausgegeben von ERICH HOFFMANN. Verlag von Jul. Springer. Berlin 1908. 11, 388—389.
- Hoffmann, Richard**, Über Fortpflanzungserscheinungen von *Monocystideen* des *Lumbricus agricola*. Taf. IX u. 6 Fig. 13, 139—166.
- Hoogenraad, H. R.**, Einige Beobachtungen an *Vampyrella lateritia* LEIDY. 10 Fig. 8, 216—224.
- Zur Kenntnis von *Hyalodiscus rubicundus* HERTWIG u. LESSER. 21 Fig. 9, 84—99.
- Hucke, Kurt**, Ein Beitrag zur Phylogenie der Thalamophoren. 2 Fig. 9, 33—52.
- Jacquemet, Marcel**, Sur la systématique des Coccidies des Céphalopodes. 2, 190—194.
- Jaffé, J.**, *Spirochaeta culicis* nov. spec. Taf. III u. 2 Fig. 9, 100—107.
- Jahn, E.**, Der Zellbau und die Fortpflanzung der Hefe. 7 Fig. 2, 329—338.
- Jollos, Victor**, Multiple Teilung und Reduktion bei *Adelea ovata* (A. SCHNEIDER). Taf. XXIII u. XXIV u. 1 Fig. 15, 249—262.
- Dinoflagellatenstudien. Taf. VII—X. 19, 178—206.
- Joseph, H.**, Beobachtungen über die Kernverhältnisse von *Loxodes rostrum* O. F. M. Taf. XIV. 8, 344—369.
- *Chloromyxum protei* n. sp. Taf. XVI u. XVII u. 1 Fig. 8, 398—412.
- Kasanzeff, W.**, Zur Kenntnis von *Loxodes rostrum*. Taf. VIII u. 4 Fig. 20, 79—96.
- Keysseltitz, G.**, Über *Trypanophis grobbeni* (*Trypanosoma grobbeni* POCHÉ). 3 Fig. 3, 367—375.
- Generations- und Wirtswechsel von *Trypanoplasma borreli* LAVERAN et MESNIL. 162 Fig. 7, 1—74.
- Über die undulierende Membran bei Trypanosomen und Spirochäten. Taf. III. 10, 127—138.
- Über ein Epithelioma der Barben. Taf. XVII u. XVIII u. 1 Fig. 11, 326—333.
- Studien über Protozoen. Taf. XIX—XXI. 11, 351—362.
- Die Entwicklung von *Myxobolus pfeifferi* TH. I. Teil. Taf. XIII u. XIV u. 8 Fig. 11, 252—275.
- Die Entwicklung von *Myxobolus pfeifferi* TH. II. Teil. Taf. XV u. XVI u. 6 Fig. 11, 276—308.

- Keysselitz, G. u. Meyer, Martin**, Zur Ätiologie der Varicellen. Taf. IX. 14, 113—118.
- Über ein Leucocytozoon bei einem ostafrikanischen Perlhuhn (*Guttera pucherani* HARTL). Taf. XV. 16, 237—244.
- Kinoshita, K.**, Untersuchungen über *Babesia canis*. Taf. XII—XIII. 8, 294—320.
- Klebahn, H.**, Ein Überblick über die neuere Diatomeenliteratur. 77 Fig. 1, 421—461.
- Kofoid, Charles Atwood**, On *Peredinium steini* JÖRGENSEN, with a note on the nomenclature of the skeleton of the Peridinidae. Taf. II. 16, 25—47.
- The Morphology of the Skeleton of *Podolampas*. Taf. III. 16, 48—61.
- Koidzumi, M.**, On the Development of *Haemogregarina spec.* Taf. XVI. 18, 260—274.
- Kränzlin, Helene**, Zur Entwicklungsgeschichte der Sporangien bei den Trichien und Arcyrien. Taf. IV u. 7 Fig. 9, 170—194.
- Krassiltschik, S. M.**, Über neue Sporozoen bei Insekten. Taf. I—VI. 17 Fig. 14. 1—73.
- Kunze, Wilhelm**, Über *Orcheobius herpobdellae* SCHUBERG u. KUNZE. Taf. XVI—XVIII u. 14 Fig. 9, 381—429.
- Kuschakewitsch, Sergius**, Beobachtungen über vegetative, degenerative und germinative Vorgänge bei den Gregarinen des Mehlwurmdarms. Taf. XIV—XVI u. 12 Fig. Suppl. I, 201—249.
- Küster, Ernst**, Ciliaten in Valoniazellen. 4, 384—390.
- Eine kultivierbare Peridinee. 4 Fig. 11, 351—362.
- Laveran, A. et Mesnil, F.**, Des Trypanosomes des Poissons. 15 Fig. 1, 475—498.
- Lebedew, W.**, Über *Trachelocerca phoenicopterus* COHN. Ein marines Infusor. Taf. VII u. VIII u. 7 Fig. 13, 70—114.
- Léger, Louis**, Sur quelques Cercomonadines nouvelles ou peu connues parasites de l'intestin des Insectes. 4 Fig. 2, 180—189.
- La reproduction sexuée chez les *Stylorhynchus*. Taf. XIII u. XIV u. 8 Fig. 3, 303—357.
- Sporozoaires parasites de l'*Embia Solieri* RAMBUR. 7 Fig. 3, 358—366.
- Etude sur *Taeniocystis mira* LÉGER, Grégarine métamérique. Taf. XII u. XIII u. 6 Fig. 7, 307—329.
- Les Schizogregarines des Trachéates. I. Le genre *Ophryocystis*. Taf. V—VIII u. 13 Fig. 8, 159—202.
- Mycétozoaires endoparasites des Insectes. I. *Sporomyxa scauri* nov. gen. nov. sp. Taf. VIII u. 4 Fig. 12, 109—130.
- Les Schizogregarines des Trachéates. II. Le genre *Schizocystis*. Taf. V u. VI u. 11 Fig. 18, 83—110.
- Léger, Louis et Duboscq, O.**, Nouvelles recherches sur les Grégarines et l'épithélium intestinal des Trachéates. Taf. XIII—XIV u. 11 Fig. 4, 335—387.
- — L'évolution schizogonique de *Aggregata (Eucoccidium) eberthi* (LABBÉ). Taf. V—VII u. 9 Fig. 12, 44—108.
- — Etudes sur la sexualité chez les Grégarines. Taf. I—V u. 33 Fig. 17, 19—134.
- Liebetanz, Erwin**, Die parasitischen Protozoen des Wiederkäuermagens. Taf. I u. II u. 1 Fig. 19, 19—80.
- Loewenthal, Waldemar**, Beiträge zur Kenntnis des *Basidiobolus lacertae* EIDAM. Taf. X u. XI. 2, 364—415.
- Das Auftreten eines micronucleusartigen Gebildes bei *Opalina ranarum*. 10 Fig. 3, 387—390.
- Weitere Untersuchungen an Chytridiaceen. Taf. VII—VIII. 5, 221—239.
- Notizen über *Opalina ranarum* nebst Bemerkungen über die Unterscheidung von Erythro- und Cyanochromatin. 1 Fig. 13, 115—120.
- Lohmann, H.**, Die Coccolithophoridae. 3 Taf. 1, 89—165.
- Lühe, M.**, Neuere Lehrbücher über Protozoen. 1, 462—474.
- Bau und Entwicklung der Gregarinen. I. Teil: Die Sporozoiten, die Wachstumsperiode und die ausgebildeten Gregarinen. 31 Fig. 4, 88—198.
- Maier, H. N.**, Über den feineren Bau der Wimperapparate der Infusorien. Taf. III u. IV. 2, 73—179.
- Mayer, Martin**, Über Malaria Parasiten bei Affen. Taf. XXI. 12, 314—322.

- Mencl, Em.**, Nachträge zu den Strukturverhältnissen von *Bacterium gammari* VEJD. Taf. X. 8, 259—280.
- Eine Bemerkung zur Organisation der *Periplaneta-Symbionten*. Taf. V. 10, 188—198.
- Die Bakterienkerne und die „cloisons transversales“ GUILLIERMOND'S. 12, 62—70.
- Über den Kern und seine Teilung bei *Sarcinen* und *Micrococcus ochraceus* (*butyricus*). Taf. IV. 19, 127—143.
- Mercier, L.**, Recherches sur les bactéroïdes des Blattides. Taf. XII—XIII. 9, 346—358.
- Néoplasie du tissu adipeux chez des Blattes (*Periplaneta orientalis* L.) parasitées par une Microsporidie. Taf. XXII. 11, 372—381.
- Le cycle évolutif d'*Amoeba blattae* BÜTSCHLI. 1 Fig. 16, 164—168.
- Contribution à l'étude de l'Amibe de la Blatte (*Entamoeba blattae* BÜTSCHLI). Taf. X—XII u. 6 Fig. 20, 143—175.
- Metcalf, Maynard M.**, The Excretory Organs of *Opalina*. Taf. IV. 10, 183—187.
- The Excretory Organs of *Opalina*. 15 Fig. 10, 365—374.
- *Opalina*. Its Anatomy and Reproduction, with a Description of Infection Experiments and a Chronological Review of the Literature. Taf. XIV—XXVIII u. 17 Fig. 13, 195—375.
- Metzner, R.**, Untersuchungen an *Coccidium cuniculi*. I. Teil. Taf. II. 2, 13—72.
- Mitrophanow, P.**, Etude sur la structure, le développement et l'explosion des trichocystes des Paramécies. 9 Fig. 5, 78—91.
- Moroff, Theodor**, Beitrag zur Kenntnis einiger Flagellaten. Taf. VII, VIII u. 1 Fig. 3, 69—106.
- Untersuchungen über Coccidien. I. *Adelea zonula* nov. sp. Taf. II u. 24 Fig. 8, 17—51.
- Die bei den Cephalopoden vorkommenden Aggregataarten als Grundlage einer kritischen Studie über die Physiologie des Zellkernes. Taf. I—XI u. 74 Fig. 11, 1—224.
- Moroff, Theodor u. Fiebiger, J.**, Über *Eimeria subepithelialis* n. sp. Taf. VIII. 6, 167—174.
- Moroff, Theodor u. Stiasny, Gustav**, Über Bau und Entwicklung von *Acanthometron pellucidum* J. M. Taf. XIII u. XIV u. 54 Fig. 16, 209—236.
- Mrázek, Al.**, Sporozoenstudien. Zur Auffassung der Myxocystiden. Taf. XIV u. XV u. 5 Fig. 18, 245—259.
- Nägler, Kurt**, Entwicklungsgeschichtliche Studien über Amöben. Taf. I—VI. 15, 1—52.
- Fakultativ parasitische Micrococcen in Amöben. Taf. XVI. 19, 246—254.
- Neresheimer, Eugen**, Über die Höhe histologischer Differenzierung bei heterotrichen Ciliaten. Taf. VII u. 1 Fig. 2, 305—324.
- Über vegetative Kernveränderungen bei *Amoeba Dofleini* nov. sp. Taf. VII u. 13 Fig. 6, 147—166.
- Nochmals über *Stentor coeruleus*. 9, 137—138.
- Über das Eindringen von *Lankesterella* spec. in die Froschblutkörperchen. 16 Fig. 16, 187—193.
- Die Fortpflanzung der Opalinen. Taf. I—III u. 2 Fig. Suppl. I, 1—42.
- Neumann, R. O.**, Die Übertragung von *Plasmodium praecox* auf Kanarienvögel durch *Stegomyia fasciata* und die Entwicklung der Parasiten im Magen und den Speicheldrüsen dieser Stechmücke. Taf. IV—VI. 13, 23—69.
- Über die Blutparasiten von *Vesperugo* und deren Weiterentwicklung in den Milben der Fledermäuse. Taf. I. 18, 1—10.
- Nowikoff, M.**, Über die Wirkung des Schilddrüsenextrakts und einiger anderer Organstoffe auf Ciliaten. 9 Fig. 11, 309—325.
- Ostenfeld, C. H.**, *Phaeocystis Poucheti* (HARLOT) LAGERH. and its Zoospores. 2 Fig. 3, 295—302.
- Ottolenghi, D.**, Studien über die Entwicklung einiger pathogener Trypanosomen im Säugetierorganismus. Taf. II—IV u. 13 Fig. 18, 48—82.
- Paehler, Franz**, Über die Morphologie, Fortpflanzung und Entwicklung von *Gregarina ovata*. Taf. V, VI u. 1 Fig. 4, 64—87.
- Parisi, Bruno**, Su alcuni flagellati endoparassiti. Taf. XIV. 19, 232—238.

- Patton, W. S.**, The Life Cycle of a Species of Crithidia parasitic in the Intestinal Tract of *Gerris fossarum* FABR. Taf. IX. 12, 131—146.
- *Herpetomonas lygaei*. Taf. I u. 2 Fig. 13, 1—18.
- The Life cycle of a Species of Crithidia Parasitic in the Intestinal Tracts of *Tabanus hilarius* and *Tabanus* sp.? Taf. XXX u. 2 Fig. 15, 333—362.
- Penard, Eugène**, Notice sur les Rhizopodes du Spitzberg. 49 Fig. 2, 238—282.
- Sur quelques Protistes. 20 Fig. 2, 283—304.
- Quelques nouveaux Rhizopodes d'eau douce. 11 Fig. 3, 391—422.
- Etude sur la *Chlamydomyxa montana*. 19 Fig. 4, 296—334.
- Observations sur les Amibes à pellicule. 20 Fig. 6, 175—206.
- Etude sur la *Clypeolina marginata*. 10 Fig. 8, 66—85.
- Recherches biologiques sur deux *Lieberkühnia*. 22 Fig. 8, 225—258.
- Sur quelques Rhizopodes des Mousses. 36 Fig. 17, 258—296.
- Pérez, Ch.**, Le cycle évolutif de l'*Adelea Mesnili*. 1 Taf. u. 4 Fig. 2, 1—12.
- Perrin, W. S.**, Researches upon the Life-history of *Trypanosoma balbianii* (CHERTES). Taf. IV—V u. 26 Fig. 7, 131—156.
- Pfeffer, E.**, Untersuchungen über die Gregarinen im Darm der Larve von *Tenebrio molitor*. Taf. III. 19, 107—118.
- Pierantoni, Umberto**, Struttura, biologica e sistematica di *Anoplophrya paranaidis* n. sp. Taf. V u. VI. 16, 81—106.
- Plate, L.**, *Pyrodinium bahamense* n. g., nov. sp. Taf. XIX. 7, 411—429.
- Plehn, Marianne**, *Trypanoplasma cyprini*. Taf. XII. 3, 175—180.
- Über die Drehkrankheit der Salmoniden. Taf. V u. 7 Fig. 5, 145—166.
- Popoff, M.**, Depression der Protozoenzelle und der Geschlechtszellen der Metazoen. Taf. IV u. 5 Fig. Suppl. I, 42—83.
- Popofsky, A.**, Weiteres über die Acanthometriden der Planktonexpedition. Taf. XIV—XV. 5, 339—357.
- Über Acanthometriden des indischen und atlantischen Ozeans. Taf. XIV—XVII. 7, 345—394.
- Porter, Annie**, *Merogregarina amaroucis* nov. gen. nov. sp., a Sporozoon from the Digestive Tract of the Ascidian, *Amaroucium* sp. Taf. XXII. 15, 227—248.
- Prandtl, Hans**, Die Konjugation von *Didinium nasutum* O. F. M. Taf. IX u. X u. 12 Fig. 7, 229—258.
- Die physiologische Degeneration der *Amoeba proteus*. Taf. XI u. 2 Fig. 8, 281—293.
- Der Entwicklungskreis von *Allogromia* sp. Taf. I u. 5 Fig. 9, 1—21.
- Prowazek, S. v.**, Notiz über die *Trichomonas hominis* (DAVAINE). 4 Fig. 1, 166—168.
- Zur Entwicklung der Gregarinen. Taf. IX. 1, 297—305.
- Flagellatenstudien. Taf. V u. VI. 2, 195—212.
- Die Kernteilung des Entosiphon. 2, 325—328.
- Beitrag zur Kenntnis der Regeneration und Biologie der Protozoen. 10 Fig. 3, 44—59.
- Degenerative Hyperregeneration bei den Protozoen. 4 Fig. 3, 60—63.
- Der Encystierungsvorgang bei *Dileptus*. 9 Fig. 3, 64—68.
- Die Sexualität bei den Protisten. 9, 22—32.
- Chlamydozoa. I. Zusammenfassende Übersicht. 11 Fig. 10, 336—357.
- Chlamydozoa. II. Gelbsucht der Seidenraupen. 2 Fig. 10, 358—364.
- Giftwirkung und Protozoenplasma. 7 Fig. 18, 221—244.
- Studien zur Biologie der Protozoen. V. 7 Fig. 20, 201—222.
- Reichenow, Eduard**, *Haemogregarina stepanowi*. Die Entwicklungsgeschichte einer Hämogregarine. Taf. XVI—XIX u. 8 Fig. 20, 251—350.
- Rhumbler, Ludwig**, Die Doppelschalen von Orbitolites. 2 Taf. u. 17 Fig. 1, 193—296.
- Systematische Zusammenstellung der recenten Reticulosa. 142 Fig. 3, 181—294.
- Rosenbusch, F.**, Trypanosomenstudien. Taf. XXV—XXVII. 15, 263—296.
- Růžicka, Vlad.**, Depressionszustände und Regulationsvorgänge bei dem *Bact. anthracis* Taf. X u. XI. 10, 247—306.
- Salvin More, J. E., Breinl, A. and Hindle, E.** (Ref. von F. ROSENBUSCH). The Cytology of the Trypanosome. Part. I. (Annals of Tropical Medicine and Parasitology 1907 Vol. 1 No. 3.) 12, 168—172.
- (Ref. von F. ROSENBUSCH). The Life-history of *Trypanosoma lewisi*. (Annals of Tropical Medicine and Parasitology Vol. 2 No. 3 1908.) XV, 376—378.

- Schaudinn, Fritz**, Beiträge zur Kenntnis der Bakterien und verwandter Organismen. I. *Bacillus bütschlii* n. sp. Taf. X. 1, 306—343.
- Beiträge zur Kenntnis der Bakterien und verwandter Organismen. II. *Bacillus sporonema* n. sp. Taf. XII. 2, 416—444.
- Protozoenliteratur. 1904 I. Teil. 4, 391—400.
- Protozoenliteratur. 1904 II. Teil. 5, 267—280. 1904 III. Teil. 5, 370—385.
- Protozoenliteratur. 1904 IV. Teil u. 1905 I. Teil. 6, 131—146. 1905 II. Teil. 6, 334—350.
- Protozoenliteratur. 1905 III. Teil. 7, 157—172. 1905 IV. Teil. 7, 330—344. 1905 V. Teil u. 1906 I. Teil. 7, 430—444.
- Schellack, C.**, Über die Entwicklung und Fortpflanzung von *Echinomera hispida* (A. SCHN.). Taf. IX—XI u. 3 Fig. 9, 297—345.
- Schilling, Claus**, Das Vorkommen von Autogamie bei *Trypanosoma Lewisi*. 11 Fig. 19, 119—126.
- Schnitzler, H.**, Über die Fortpflanzung von *Clepsidrina ovata*. Taf. XVI—XVII u. 3 Fig. 6, 309—333.
- Schouteden, H.**, Notes sur quelques Amibes et Choanoflagellates. 12 Fig. 5, 322—338.
- Notes sur quelques Flagellés. 11 Fig. 9, 108—136.
- Schröder, Olaw**, Beiträge zur Kenntnis von *Campanella umbellaria* L. sp. Taf. I—II. 7, 75—105.
- Beiträge zur Kenntnis von *Epistylis plicatilis* (EHRBG.). Taf. VI. 7, 173—185.
- Eine neue Myxosporidienart aus den Kiemen von *Acerina cernua*. Taf. VII. 7, 186—196.
- Beiträge zur Kenntnis von *Vorticella monilata* TATEM. Taf. XVIII u. 2 Fig. 7, 395—410.
- Beiträge zur Kenntnis von *Stentor coeruleus* EHRBG. und *St. roeseli* EHRBG. Taf. I. 8, 1—16.
- Beiträge zur Entwicklungsgeschichte der Myxosporidien. *Sphaeromyxa sabrazesi* (LAVERAN u. MESNIL). Taf. XIV—XV u. 3 Fig. 9, 359—380.
- *Thelohania chaetogastri*, eine neue in *Chaetogaster diaphanus* GRUTH schmarotzende Microsporidienart. Taf. X. 14, 119—133.
- Über die Anlage der Sporocyste (Pansporoplast) bei *Sphaeromyxa sabrazesi* LAVERAN u. MESNIL. 10 Fig. 19, 1—5.
- Schuberg, August**, Bemerkungen zu einigen Beobachtungen FEINBERG's an mit Coccidien angefüllten Darmcysten vom Kaninchen. 5, 122—125.
- Über Cilien und Trichocysten einiger Infusorien. Taf. IV u. V. 6, 61—110.
- Schuberg, August**, u. **Schröder, Olaw**, Myxosporidien aus dem Nervensystem und der Haut der Bachforelle. Taf. III. 6, 47—60.
- Schubotz, Hermann**, Beiträge zur Kenntnis der *Amoeba blattae* (BÜTSCHLI) und *Amoeba proteus* (PALL.). Taf. I u. II. 6, 1—46.
- (Ref. von E. BERLINER). *Pycnothrix monocystoides* nov. gen., nov. sp., ein neues ciliates Infusor aus dem Darm von *Procavia* (HYRAX) *capensis* (PALLAS). (Denkschr. d. med.-naturw. Ges. Bd. 13. I. Protozoa, p. 1—18. 3 Taf.) 11, 382—384.
- Schweyer, A.**, Zur Kenntnis des Tintinnodeenweichkörpers. Taf. X—XI u. 9 Fig. 18, 134—189.
- Senn, G.**, Der gegenwärtige Stand unserer Kenntnisse von den flagellaten Blutparasiten. 1, 344—354.
- Siebert, W.**, Studien über Spirochäten und Trypanosomen. 4 Fig. 11, 363—371.
- Siegel**, Die geschlechtliche Entwicklung von *Haemogregarina stepanovi* im Rüsselegel *Placobdella catenigera*. 7 Fig. 2, 339—342.
- Statkewitsch, Paul**, Zur Methodik der biologischen Untersuchungen über die Protisten. 5, 17—39.
- Stempell, W.**, Beiträge zur Kenntnis der Gattung *Polycaryum*. Taf. IX. 2, 349—363.
- Über *Nosema anomalum* MONZ. Taf. I—III. 4, 1—42.
- Über *Nosema bombycis* NÄGELI. Taf. XIX—XXV u. 1 Fig. 16, 281—358.
- Steuer, Adolf**, Über eine Euglenoide (*Eutreptia*) aus dem Canale grande von Triest. 13 Fig. 3, 126—137.
- Stevens, Nettie Maria**, Further Studies on the Ciliate Infusoria, *Licnophora* and *Boveria*. Taf. I—VI. 3, 1—43.

- Stevens, Nettie Maria**, The Chromosomes and Conjugation in *Boveria subcylindrica*, var. *concharum*. 22 Fig. 20, 126—131.
- Stiasny, Gustav**, Über die Beziehung der sog. „gelben Zellen“ zu den koloniebildenden Radiolarien. 18 Fig. 19, 144—166.
- Sun, A.**, Über einen Parasiten aus der Körperhöhle von *Ptychodera minuta*. Taf. IX u. 5 Fig. 20, 132—142.
- Swarzewsky, Boris**, Über die Fortpflanzungserscheinungen bei *Arcella vulgaris* EHRBG. Taf. XIV—XVI u. 5 Fig. 12, 173—212.
- Zur Kenntnis der *Allogromia ovoidea* (RHUMBLER). Taf. XVIII u. XIX. 14, 396—416.
- Swellengrebel, N. H.**, Notiz über eine neue freilebende Amöbe *Amoeba Salteti* n. sp. Taf. V u. VI. 19, 167—177.
- Teichmann, Ernst**, Über das Gift der Sarcosporidien. 2 Fig. 20, 97—125.
- Thon, Karl**, Über den feineren Bau von *Didinium nasutum* O. F. M. Taf. XII—XIII u. 3 Fig. 5, 281—321.
- Vahlkampf, Erich**, Beiträge zur Biologie und Entwicklungsgeschichte von *Amoeba limax* einschließlich der Züchtung auf künstlichen Nährböden. Taf. VI. 5, 167—220.
- Walker, Ernest Linwood**, Sporulation in the Parasitic Ciliata. Taf. XIV u. XV. 17, 297—306.
- Wenyon, C. M.**, Observations on the Protozoa in the Intestine of Mice. Taf. X—XII u. 1 Fig. Suppl. I, 169—201.
- Werner, Heinrich**, Über eine eingeißelige Flagellatenform im Darm der Stubenfliege. Taf. II u. III. 13, 19—22.
- Wetzel, G.**, Das Eisen als das tätige Prinzip der Enzyme und der lebendigen Substanz. 5, 263—266.
- Winter, F. W.**, Zur Kenntnis der Thalamophoren. Taf. I u. II. 10 Fig. 10, 1—113.
- Zuelzer, Margarete**, Beiträge zur Kenntnis von *Diffugia urceolata* CARTER. Taf. X—XII u. 2 Fig. 4, 240—295.
- Über die Einwirkung der Radiumstrahlen auf Protozoen. 2 Fig. 5, 358—369.
- Bau und Entwicklung von *Wagnerella borealis* MERESCHK. Taf. VI—X u. 20 Fig. XVII, 135—202.

# Sachregister.

## A.

**Acantharia**, Systematische Stellung 16, 234.

**Acanthocystis**, Herkunft des Centralkorns 11, 341.

— myriospina PENARD 2, 277.

— spinifera GREEFF 2, 277.

**Acanthochiasma** 7, 348—354.

— fusiforme 7, 349.

— rubescens 7, 349.

— bruhni n. sp. 7, 352—354.

— cruciata 7, 349, 350.

— krohnii 7, 349.

— plana 7, 351.

— plana Var. schotti n. var. 7, 351, 352.

— solidissima n. sp. 5, 351.

**Acanthometriden** des Indischen Ozeans 7, 388.

— des Indischen und Atlantischen Ozeans 7, 345—394.

— des Indischen und Atlantischen Ozeans, Bau 7, 347—382.

— des Indischen und Atlantischen Ozeans, Faunistik 7, 382—391.

— des Indischen und Atlantischen Ozeans, Material 7, 346, 382.

— -material. Tabelle 7, 384, 386, 387.

— Mehrteilung 5, 342.

— der Plankton-Expedition 5, 339—357.

— des Roten Meers 7, 389, 390.

— der Südatlantik 7, 390, 391.

— Systematisches 5, 345—349.

— Systematik 7, 347—382.

— Teilung 5, 339—345.

**Acanthometron** 7, 352.

— crinaceum n. sp. 7, 354—358.

— pellucidum J. M. MÜLLER 16, 209—235.

— — Centralkapsel 16, 213—214.

— — Entwicklung 16, 214—228.

— — Entwicklungsreihe mit Macronuclei 16, 222—228.

**Acanthometron pellucidum**, Entwicklungsreihe mit Micronuclei 16, 215—222.

— — extrakapsuläres Plasma 16, 211, 212.

— — Gelbe Zellen 16, 232—234.

— — Literatur über Entwicklung 16, 227, 228.

— — Kernteilungen 16, 219, 220, 221, 226.

— — Macronucleus 16, 216—218, 221, 223, 225.

— — Merozoiten 16, 215, 219, 220, 222, 224.

— — Myophrisken 16, 229—231.

— — Schizogonie 16, 217—226.

— — Schizonten 16, 215, 219, 220, 223, 224.

— — Schwärmerbildung 16, 229.

— — Struktur 16, 211—214.

— — Vermehrung der Micronuclei 16, 218, 223.

— — wagneri 7, 353.

**Acanthonia** 7, 366—368.

— spinifera n. sp. 5, 351, 352.

— stellata 5, 354.

**Acanthonidium** 7, 368—373.

— henseni n. sp. 5, 353.

— longispinum n. sp. 5, 352.

**Achromatin** 2, 221—224.

**Achromatische** Verlängerungsperiode des Kerns von Chilodon 12, 220, 223.

**Achse** der Cilie 6, 76.

**Achsenfaden** der Cilie 6, 76, 77, 78—81, 82.

**Acineta ferrum-equinam** ZENKER 1, 372, 373.

**Actinocephaliden**, Epimerit 17, 69, 70.

— geschlechtlich differenzierte 17, 70, 71, 73, 74, 78—83.

— Geschlechtsverhältnisse 17, 32.

— Kernvermehrung 17, 72, 78, 83.

— Sporenbildung 17, 70, 77, 79—81.

— Sporocystenformen 17, 69, 83.

— sensu lato: Geschlechtliche Entwicklung 17, 69—83.

- Actinocephalus** 17, 80.  
 — Epimerit 17, 69, 80.  
 — geschlechtliche Entwicklung 17, 80.  
**Actinocoma ramosa** n. gen. n. sp. 2, 283—286.  
**Actinomyxiden** 6, 272—308; 16, 349.  
 — Beziehungen zu Protistengruppen 6, 299—305.  
 — Historisches 6, 272—276.  
 — Systematik 6, 296—298.  
 — Vergleich mit *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 295, 296.  
**Actinophrys sol**, Bau 12, 297—280.  
 — Bildung des Chromidialapparates 12, 282—285.  
 — Degeneration bei Encystierung 12, 308.  
 — Depressionszustand 12, 281, 291, 309—311.  
 — Encystierung 12, 294—298, 277—311.  
 — Ernährung 12, 280.  
 — histologische Vorgänge während der Encystierung 12, 299—309.  
 — Kern 12, 299—309.  
 — Kerndifferenzierung 12, 309.  
 — Kernplasmarelation 12, 291, 310.  
 — Kernvorgänge während der Encystierung 12, 301—306.  
 — Knospung 12, 289—292, 310.  
 — mitotische Teilung 12, 292—294, 310.  
 — Plasmogamie 12, 285—289, 310.  
 — Pseudopodien 12, 278, 279.  
 — Reduktionskörper 11, 339—341.  
 — Vegetative Vorgänge 12, 277—294; 277—311.  
 — Verdauung 12, 280, 281.  
**Actinosphaerium**, Ähnlichkeit bei Cystenbildung mit *Nosema anomalum* 4, 36.  
 — Chromidien 5, 127—138.  
 — eichhorni 19, 255—288.  
 — — Degenerationserscheinungen 19, 269—272.  
 — — Encystierung 13, 168—171, 190—192.  
 — — Kältekulturen 13, 172, 174, 176, 184, 186—188, 190.  
 — — Kerngröße 13, 188—190, 192.  
 — — Kernreduktion 19, 280—282.  
 — — Kernstruktur 19, 282, 283.  
 — — Kernteilung 19, 283—286.  
 — — Kernverhältnisse 19, 28.  
 — — körnige Bestandteile des Protoplasmas 19, 258—266.  
 — — Kulturen 19, 256.  
 — — Material 13, 168; 19, 255.  
 — — Plasmakörnchen 19, 261—266.  
 — — Protoplasma 1, 4, 5.  
 — — Radiumeinwirkung 5, 363.  
 — — Unterschied zwischen Haupt- und Nebenkern 13, 168.  
 — — Wärmekulturen 13, 171, 172, 174, 175, 178—184, 186—188, 190.  
 — — Zellstruktur 1, 4—5.  
**Adelea mesnili** 2, 1—12.  
 — — Befruchtung 2, 9.  
 — — Entwicklung 2, 1—12.  
 — — Entwicklung, charakteristische 2, 10.  
 — — Macrogameten 2, 7, 8.  
 — — Microgameten 2, 8, 9.  
 — — Schizogonie 2, 5—9.  
 — — Sporocysten 2, 9, 10.  
 — — transita n. sp. 3, 361—365.  
 — — zonula n. sp. 8, 17—51.  
 — — Befruchtung 8, 44—46.  
 — — Macrogametocytenentwicklung 8, 38—44.  
 — — Microgametenentwicklung 8, 36—38.  
 — — natürliche Infektion 8, 49.  
 — — Pathologie 8, 48, 49.  
 — — Schizogonie 8, 25—36.  
 — — Sporozoiten 8, 19—23.  
 — — Sporocysten 8, 46—48.  
 — — Untersuchungsmethoden 8, 18.  
**Aerotaxis** bei *Gymnodinium fucorum* 11, 359.  
**Affenmalaria** 12, 323—330.  
**Agame Fortpflanzung** von *Amoeba vespertilio* Suppl. I, 269—281.  
**Agametenbildung** bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 12, 180—185, 202.  
**Agamogene Generation** bei Opalinen Suppl. I, 8—10.  
**Agamonten** bei *Opalina ranarum* Suppl. I, 29, 31, 32.  
 — Reifezustand bei *Peneroplis pertusus* 10, 99—101.  
**Agamogonie** bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 12, 180—186, 202.  
 — der dicken Generation von *Wagnerella borealis* 17, 185—189.  
 — der dünnen Generation von *Wagnerella borealis* 17, 169—179.  
 — von *Microklossia apiculata* 14, 21, 22.  
 — von *Microklossia prima* 14, 12—14.  
**Agar-Agar** 5, 36—39.  
 s. auch Kultur und Züchtung.  
**Agglomerationsstern** von Gameten bei *Opalina dimidiata* Suppl. I, 25.  
**Aggregata** 12, 99; 17, 102, 103.  
 — Befruchtungserscheinungen 11, 119—124.  
 — Centriolen 11, 195—212.  
 — Centrosomen 11, 197—212.  
 — der Cephalopoden, Entwicklungsgang 11, 9—111.  
 — — Historisches 11, 5—7.  
 — — Material 10, 7.  
 — — Untersuchungsmethoden 11, 7—9.  
 — — *duboscqui* n. sp. 11, 84—90.  
 — eberthi (*Eucoccidium* LABBÉ), abgebrochene Entwicklung in den *Portunidae* 12, 90—98.  
 — — Bildung von Schizozoiten 12, 86—89.  
 — — Binnenkörper 12, 65—69, 72.

- Aggregata eberthi**, Cytoplasma während der Entwicklung 12, 61—64.  
 — — Histologie der infizierten Gewebe 12, 53—56.  
 — — Infektion, künstliche 12, 49—53.  
 — — Infektion, natürliche 12, 49—53.  
 — — Kern während der Entwicklung 12, 64—70.  
 — — Kern während der Mitose 12, 70, 71.  
 — — Kern bei Sporontenentwicklung 12, 71—82.  
 — — Kernvermehrung 12, 82—86.  
 — — Literatur über Kernvorgänge 12, 71—79.  
 — — Material 12, 49.  
 — — Plasmabestandteile 12, 63.  
 — — Schizogonie 12, 44—108.  
 — — Sporocyste 12, 57, 58.  
 — — Sporozoit 12, 58, 59.  
 — — Untersuchungsmethoden 12, 49—53.  
 — — Vergleich zwischen der Kernentwicklung des Sporonten und Schizonten 12, 71—82.  
 — — Wachstum 12, 59—61.  
 — — Wanderung der Sporozoiten 12, 59, 60.  
 — — zwei Arten von Schizonten 12, 89.  
 — — des Tintenfisches in decapoden Crustaceen 12, 95—98.  
 — — Funktion des Zellkerns 11, 153, 154.  
 — — geschlechtliche Vermehrung 17, 102, 103.  
 — — jacquemeti 11, 65—94.  
 — — Kernstruktur 11, 149—153.  
 — — Kernteilung der männlichen 11, 103—109.  
 — — Kernteilung der weiblichen 11, 109—119.  
 — — labbéi n. sp. 11, 74—76.  
 — — männliche Formen, Reifung 11, 48—50.  
 — — — — Reifungserscheinungen 11, 39—45.  
 — — weibliche Formen, Idiochromatinumwandlung 11, 21—28.  
 — — — — Kernvermehrung 11, 35—39.  
 — — — — Reifung 11, 47.  
 — — — — Reifungserscheinungen 11, 19—39.  
 — — — — Trophochromatinumwandlung 11, 28—35.  
 — — légeri, 11, 11—45.  
 — — — — Spermatidenentwicklung 11, 57—59.  
 — — — — Wachstumserscheinungen 11, 11—18.  
 — — natürliche Infektion 11, 131—133.  
 — — ovata n. sp. 11, 63—65.  
 — — pathologische Erscheinungen an der Wirtszelle 11, 133—141.  
 — — Reifung der männlichen 11, 103—109.  
 — — Reifung der weiblichen 11, 109—119.  
 — — reticulosa n. sp. 11, 59—63.
- Aggregata schneideri** n. sp. 11, 76—79.  
 — in der Sepia 11, 90—119.  
 — — Vacuolenbildung im Kern 11, 99—103.  
 — — Wachstum 11, 91—103.  
 — — siedleckii n. sp. 11, 79—84.  
 — — Spindelstrahlungen 11, 209—212.  
 — — spinosa, Entwicklung 11, 45—57.  
 — — — — Spermatidenentwicklung 11, 50—57.  
 — — Sporocystenbildung 11, 124—131.  
 — — Systematik 11, 143—147.  
 — — systematische Stellung 11, 141—143.
- Aggregataarten** bei Cephalopoden 11, 1—224.
- Aggregatidae** 12, 102; 15, 240.  
 — LABBÉ 8, 395.
- Alga Caragheen** 5, 30—34.
- Algen**, commensale von Peneroplis pertusatus 10, 57—81.
- Algennatur** der Zooxanthellen 19, 159—163.
- Algenschwärmosporen** 2, 147, 148.
- Algenzellen**, Entstehung von Bakterien aus Hefen und Schimmelpilzen 11, 385—387.
- Allelogamie**, Definition 14, 266.  
 — bei Paramaecium 14, 266.
- Allogromia** von PRANDTL 17, 10.  
 — ovoidea RHUMBLER 14, 396—416.  
 — — Bau 14, 398, 399.  
 — — Bewegungen 14, 400.  
 — — Gamogonie 14, 405—408.  
 — — innere Struktur 14, 401, 402.  
 — — Material 14, 398.  
 — — Pseudopodien 14, 399.  
 — — Schizogonie 14, 402—405.  
 — — vielkernige Formen 14, 410—413.  
 — sp., Bau 9, 1—3.  
 — — Entwicklungskreis 9, 1—21.  
 — — Gametenbildung 9, 5—7.  
 — — geschlechtliche Fortpflanzung 9, 4.  
 — — Kernteilungen 9, 8, 9.
- Amitose** bei Amöben 15, 44—47.  
 — bei Trypanosomen 15, 265.  
 — scheinbare, bei Trypanosomen 15, 274.
- Amitotische Teilungszustände** bei Aulacantha scolymantha 14, 179—181, 222.
- Ammodiscus** 9, 44—46.
- Amoeba** gen. 19, 40, 41.  
 — sp. Suppl. I, 181—184.  
 — — Teilung Suppl. I, 182—184.  
 — — alba GREEFF 6, 203, 204; 17, 266.  
 — — albidia n. sp. 15, 24—31, 39.  
 — — Autogamie 14, 219.  
 — — Kernteilung 15, 26, 27.  
 — — Kernveränderungen 15, 26—29.  
 — — angulata MERESCHKOWSKY 5, 322—327.  
 — — blattae 16, 143—163.  
 — — Bedeutung der zwei Cystenarten 16, 160, 161.

- Amoeba blattae**, Cysten, dunkle 16, 154—158.  
 — — — helle 16, 158—161.  
 — — Encystierung 16, 151—154, 165, 166.  
 — — Generation 16, 160.  
 — — Heterogamie 16, 169.  
 — — Historisches 16, 143, 144.  
 — — Kern 16, 143, 149.  
 — — Kernvermehrung 16, 165.  
 — — Copulation 16, 166—168.  
 — — Morphologie 16, 146—151.  
 — — Protoplasma 16, 147, 148.  
 — — Teilung 19, 164.  
 — — Untersuchungsmethoden 16, 144—146.  
 — — BÜTSCHLI 6, 1—46.  
 — — Bacterienfäden 6, 16.  
 — — Chromidialsubstanz 6, 14, 15.  
 — — Cysten 6, 20—23; 16, 165, 166.  
 — — Ectoplasma 6, 10.  
 — — Faserung 6, 10—13.  
 — — Gestalt 6, 9.  
 — — Größe 6, 9.  
 — — Historisches 6, 1—6.  
 — — Kern 6, 17—19.  
 — — Kernteilung 6, 20.  
 — — Pilzsporen 6, 16.  
 — — Plasma 6, 10—15.  
 — — Plasmaströmung 6, 9.  
 — — Stärkekörner 6, 15, 16.  
 — — Untersuchungsmethode 6, 7—9.  
 — — Vacuolen 6, 17.  
 — — Vorkommen 6, 7.  
 — — bovis. sp. 19, 40, 41.  
 — — diploidea 19, 252.  
 — — HARTMANN und NÄGLER 15, 31—39.  
 — — Centriol, 15, 33.  
 — — Doppelkernigkeit 15, 31, 32.  
 — — Gonomerie der Keimbahnzellen 15, 36.  
 — — Copulation 15, 34, 35.  
 — — Reduktionsproblem 15, 36—38.  
 — — doleini, Bau 6, 147.  
 — — Chromidialkörper 6, 155, 156.  
 — — Defäkation 6, 150.  
 — — Färbung 6, 161.  
 — — Gefäßigkeit 6, 148.  
 — — Kernveränderungen 6, 151—159.  
 — — Kristalloide 6, 156—159.  
 — — Nahrung 6, 148.  
 — — Nucleolen 6, 152—155.  
 — — vegetative Kernveränderungen 6, 147—165.  
 — — Verdauung 6, 149, 150.  
 — — dumetosa n. sp. 3, 392—395.  
 — — fibrillosa GREEFF 6, 203; 17, 266.  
 — — fluida GRUBER 2, 244.  
 — — froschi HARTMANN 15, 12—17, 38.  
 — — Entwicklung 15, 15—19, 38.  
 — — Morphologisches 15, 13—17.  
 — — horticola n. sp. 15, 21—24, 38.  
 — — Kernteilung 15, 23.  
 — — **Amoeba humilis** n. sp. 5, 331—333.  
 — — lacertae HARTMANN 15, 19, 20, 38.  
 — — lacustris n. sp. 15, 20, 21, 38.  
 — — limax DUJARDIN 2, 244.  
 — — Absterben 5, 177.  
 — — Beziehung zu Sphaerita DANGEARD 17, 13—16.  
 — — Bewegung 5, 173—175.  
 — — Biologie 5, 167—220.  
 — — Centriol 15, 15.  
 — — Cysten 5, 179—182.  
 — — Cystenbildung 5, 180—182.  
 — — Entwicklungsgeschichte 5, 169—220.  
 — — Fortpflanzung 5, 183—198.  
 — — Kern 5, 177.  
 — — Kernteilung 5, 183—191.  
 — — Körperbau 5, 173—182.  
 — — Literatur 5, 168.  
 — — Nährböden bei Züchtung 5, 198—209.  
 — — feste, bei Züchtung 5, 207—209.  
 — — parasitische Chytridiaceen 17, 1—18.  
 — — Plasma 5, 175—177.  
 — — Radiumeinwirkung 5, 363.  
 — —, Sporenbildung von Sphaerita DANGEARD (Vergleich) 17, 4—6.  
 — — Untersuchungsmethode 5, 169—192.  
 — — als Wirt von Sphaerita DANGEARD 17, 1—3.  
 — — Züchtung auf künstlichen Nährböden 5, 199—220.  
 — — Züchtungsergebnisse 5, 209—217.  
 — — muralis n. sp. 17, 266—270.  
 — — Bewegung 17, 270.  
 — — Plasma 17, 269.  
 — — muris GRASSI **Suppl. I**, 170—180.  
 — — Encystierung **Suppl. I**, 174—177.  
 — — Entwicklungszyklus **Suppl. I**, 173—181.  
 — — Kultur **Suppl. I**, 172.  
 — — Morphologisches **Suppl. I**, 171.  
 — — Präparate **Suppl. I**, 173.  
 — — präparierte, Cysten **Suppl. I**, 177—180.  
 — — Vermehrung durch Teilung **Suppl. I**, 174.  
 — — papyracea n. sp. 6, 201.  
 — — PENARD 17, 266.  
 — — penardi n. sp. 5, 329—331.  
 — — pilosa 9, 115—117.  
 — — proteus (PALLAS) 6, 1—46.  
 — — Bau 6, 23, 24, 27.  
 — — Eiweißkugeln 6, 29—34.  
 — — Entwicklung 6, 39, 40.  
 — — Geschlechtsentwicklung 5, 1—16.  
 — — Geschlechtsvorgang 5, 1—16.  
 — — Historisches 6, 1—6.  
 — — Kern 5, 3; 6, 40, 41.  
 — — Kernkörnchen 5, 4—7.  
 — — Kernmitose 5, 3.  
 — — Kernteilung 5, 6.

- Amoeba proteus**, kristallinische Einschlüsse 6, 34—39.  
 — — Literatur über Entwicklung 5, 9, 10.  
 — — Material 5, 1.  
 — — multiple Kernbildung 5, 8.  
 — — Pelomyxa-Formen 5, 7.  
 — — physiologische Degeneration 8, 281—293.  
 — — verschiedene Spezies 6, 24—27.  
 — — Struktur 6, 28.  
 — — Wirkung von sauren und ammoniakalischen Dämpfen 9, 80—82.  
 — — pulverulenta n. sp. 3, 395—397.  
 — — Beziehung zu Pelomyxa fragilis 3, 400, 401.  
 — — radiosa DUJARDIN var. gemmifera 2, 245—247.  
 — — salina 6, 126—128.  
 — — Cysten 6, 127, 128; 19, 168, 169.  
 — — Entwicklungszyklus 19, 170—175.  
 — — Kernverhältnisse 19, 170—174.  
 — — lobose Pseudopodien 6, 126.  
 — — Material 19, 168.  
 — — Präparate 19, 169, 170.  
 — — salteti n. sp. 19, 167—177.  
 — — Beschreibung 19, 167, 168.  
 — — similis GREEFF 1891 6, 202; 17, 266.  
 — — sphaeronucleolus GREEFF 1891 6, 202; 17, 266.  
 — — spinifera n. sp. 15, 17—19, 38.  
 — — striata PENARD 1890 2, 248; 6, 204.  
 — — terricola (DUJARDIN) 17, 266.  
 — — EHRENBERG sp. 2, 248.  
 — — GREEFF 6, 176—201; 17, 203—257.  
 — — Aufenthaltsort 17, 209, 210.  
 — — äußere Gestalt 17, 211.  
 — — Bewegung 6, 189—192; 17, 217—221.  
 — — Biologisches 17, 208—211.  
 — — contractile Vacuolen 17, 231, 233.  
 — — Defäkation 17, 227—231.  
 — — Einwirkung äußerer Einflüsse auf Lebensdauer 17, 234—239.  
 — — Einwirkung äußerer Einflüsse auf Lebenstätigkeit 17, 234—239.  
 — — Excretion 17, 231, 232.  
 — — Fortpflanzung 17, 246—253.  
 — — Häutung 17, 233, 234.  
 — — identisch mit A. verrucosa 17, 211.  
 — — Invagination 17, 223, 224, 228, 230, 239.  
 — — Kern 17, 215—217.  
 — — Kernparasit 6, 195—199.  
 — — Kernteilung 17, 249—251.  
 — — Kontraktionsvacuole 6, 192, 193.  
 — — künstliche Teilung 17, 243—246.  
 — — Lebensenergie 6, 194, 195.  
 — — Literatur 17, 204—206.  
 — — Morphologie 17, 211—217.  
 — — multiple Kernbildung 17, 247—251.  
 — — Nahrungsaufnahme 17, 221—225.
- Amoeba terricola**, Pellicula 17, 214, 215.  
 — — Physiologie 17, 217—234.  
 — — Plasma 6, 183—189; 17, 211—214.  
 — — Plasmastruktur 17, 212—214.  
 — — Regenerationsversuche 17, 239—246.  
 — — Respiration 17, 232.  
 — — Schalenhülle 6, 176—183.  
 — — Stoffwechsel 17, 221—234.  
 — — Verdauung 17, 225—227.  
 — — Verhalten gegen Temperaturen 17, 236, 237.  
 — — Vitalfärbung 17, 230, 231.  
 — — Wundheilung 17, 239—243.  
 — — Züchtungsversuche 17, 234—239.  
 — — verrucosa, identisch mit A. terricola 17, 211.  
 — — vesiculata PENARD 1902 6, 204, 205.  
 — — vespertilio Suppl. I, 251—264.  
 — — PENARD 2, 247, 248; Suppl. I, 251—289.  
 — — agame Fortpflanzung Suppl. I, 269—281.  
 — — chemische Einflüsse Suppl. I, 264, 265.  
 — — Encystierung Suppl. I, 266—268.  
 — — Formvariationen Suppl. I, 251—257.  
 — — Infektion mit Zoochlorellen Suppl. I, 268, 269.  
 — — Kernparasit Suppl. I, 286—289.  
 — — multiple Teilung Suppl. I, 279—281.  
 — — Plasmastruktur Suppl. I, 259—261.  
 — — Riesenkernbildung Suppl. I, 281—289.  
 — — Riesenkernbildung durch Parasitismus Suppl. I, 286.  
 — — Temperatureinfluß Suppl. I, 262—264.  
 — — Zweiteilung Suppl. I, 269—279.  
 — — vestita PENARD 17, 279—282.  
 — — Bau 17, 280—282.
- Amöbe** aus Salinenwasser aus Cagliari 6, 111—130.
- Amöben** 5, 323—333; 15, 1—53; Suppl. I, 250—293.  
 — — Amitose 15, 44—47.  
 — — Bewegung 5, 327—329.  
 — — Biologisches 15, 7—12.  
 — — Centriolen bei Kernteilung 15, 15, 18, 20, 21, 23, 26, 33, 39 41.  
 — — Centrosomfrage 15, 39—41.  
 — — degenerierte, Kernveränderungen 8, 289—292.  
 — — Kulturverlauf 8, 283—286.  
 — — Protoplasmaveränderungen 8, 286—289.  
 — — Encystierung 15, 9—11.  
 — — Historisches 15, 3.  
 — — Infektion durch Coccen 19, 251, 252.  
 — — Kerndualismus 15, 42—44.  
 — — Kerndegeneration 19, 251.  
 — — kernlose 16, 149.

- Amöben**, Material 15, 4.  
 — Mitose 15, 44—47.  
 — Parasiten 15, 11, 12.  
 — parasitische 18, 207—220.  
 — — Literatur 18, 208.  
 — in Schalen 6, 175—206.  
 — Untersuchungsmethoden 15, 4—7.  
 — vielkernige 17, 252.  
 — -kulturen 19, 246—248.  
 — Wirte fakultativ parasitischer Micrococcen 19, 246—254.
- Amoebina**, Fam. 19, 40, 41.
- Amöboid** von *Ceratomyxa drepanopsettae* 14, 78.  
 — sekundäres, bei *Lymphocystis johnstonei* 14, 356—358.  
 — Formen bei Schizogonie von *Babesia canis* 8, 301.  
 — -keim bei *Nosema bombycis* 16, 326—328.  
 — -keimkerne, Zweizahl bei *Sphaeromyxa sabrazesi* 9, 367, 373.  
 — -kern, Copulation bei *Nosema bombycis* 16, 327.
- Amoebosporidiidae** 15, 240.  
 — A. SCHNEIDER 8, 394.
- Amoebosporidia** 1, 184, 187.
- Amphidinium** CLAPARÈDE et LACHMANN Gen. 19, 42.  
 — lacustre STEIN sp. 19, 42.
- Amphilonche** variabilis n. sp. 5, 353.
- Amphilonchidae** 7, 375—381.
- Amphimixis**, Allgemeines 11, 291.  
 — Definition 14, 265.  
 — Nomenklatur 14, 265.  
 — Vorkommen 14, 268, 269.
- Amphiporus** sp., Gregarine aus dem Darm 16, 71—80.
- Amphitrema** lemanense n. sp. 2, 289—293.
- Amphizonella** flava GREEFF 17, 266.
- Amyloidkörper** im Monocystideenplasma 3, 116, 121.
- Anatomisches** über *Trichorhynchus tuamotuensis* BALBIANI 15, 226—232.  
 — über *Trachelocerca phoenicopterus* 13, 73—77.
- Anchorina** sagittata LENCK 6, 230—244.  
 — — Anhaftungsvacuole 6, 238—240.  
 — — Literatur 6, 230—232.  
 — — Protoplasma 6, 237.
- Ancyrophora** 17, 82, 83.  
 — geschlechtliche Entwicklung 17, 82, 83.
- Ancystropodium** Maupasi n. gen. n. sp. 13, 121—138.  
 — — Anhaftungsapparat 13, 132—134.  
 — — Kultur 13, 123.  
 — — morphologisches 13, 124—126.  
 — — Peristom 13, 132.  
 — — Struktur 13, 124.  
 — — Wimperapparat 13, 125—131.
- Ancystropodium** und Vorticellen, verglichen 13, 136.
- Angeiocystis** audouinii BRASIL 16, 125—137.  
 — — Gametocyten 16, 129—135.  
 — — Macrogametocyten 16, 133—135.  
 — — Microgametocyten 16, 130—133.  
 — — Schizogonie 16, 128, 129.  
 — — Sporocystenbildung 16, 135, 136.  
 — — Trophozoit 16, 126—128.  
 — — Trophozoitkern 16, 127, 128.
- Anhaftungsapparat** bei *Ancystropodium* maupasi 13, 132—134.  
 — bei *Carchesium* 6, 218—220.  
 — bei discotrichen Infusorien 6, 207, 208.  
 — bei *Epistylis* 6, 212—215.  
 — bei *Hemispeira asteriasi* 6, 209—211.  
 — bei *Intranstylum* 6, 216, 217.  
 — bei *Mycterothrix tuamotuensis* 10, 232.  
 — bei *Rhabdostyla* 6, 215.  
 — bei Scaiotrichiden 6, 208, 209.  
 — bei *Scyphidia* 6, 211, 212.  
 — bei *Urceolaridae* 6, 220.  
 — bei *Vaginicolinae* 6, 220.  
 — bei *Vorticella* 6, 218—220.  
 — bei den Vorticelliden 6, 207—226.  
 — bei *Zoothamnium* 6, 217, 218.
- Anisogamie** bei *Arcella vulgaris* 13, 205.  
 — bei *Ceratomyxa drepanopsettae* 14, 82, 83.  
 — dioische, bei *Chilodon* 12, 262, 271.  
 — monoische, bei *Chilodon* 12, 261, 271.  
 — bei Clepsidrinen 17, 99.  
 — bei *Coccidium schubergi* 9, 331.  
 — bei Gregarinen 17, 27.  
 — bei *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 287.  
 — bei *Stylorhynchus longicollis* 2, 349.
- Anisogame Conjugation** bei *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 287, 288.  
 — Gametangienecopulation, Definition 14, 266.  
 — — Vorkommen 14, 266.
- Anisohologamie**, Definition 14, 266.  
 — Vorkommen 14, 266.
- Anisomerogonie**, Definition 14, 266.  
 — Nomenklatur 14, 266.  
 — Vorkommen 14, 266.
- Anisosporen**, Kernvermehrungsweise bei *Thalassicolla* 6, 259, 260.  
 — von *Thalassicolla* 6, 251—257.
- Anneliden**, Sporozoen 16, 107—142.
- Anoplophrya** paranaidis, Biologie 16, 81—103.  
 — — Cuticula 16, 86.  
 — — Ernährung 16, 99.  
 — — Lebensweise 16, 85.  
 — — Macronucleus 16, 89, 99.  
 — — Bedeutung 16, 98, 99.  
 — — Struktur 16, 91—96.  
 — — Micronucleus 16, 99—101.  
 — — Morphologie 16, 83, 84.

- Anoplophrya** paranaidis, Kennzeichen 16, 102.  
 — — Plasma 16, 86, 87.  
 — — Struktur 16, 81—103.  
 — — Systematik 16, 81—103.  
 — — Untersuchungsmethoden 16, 82, 83.  
 — — Vacuolen 16, 87—89.  
 — sp., wesentliche Merkmale 16, 101, 102.  
**Anthocyrtiden** 10, 125.  
**Anthophysa**, verglichen mit *Dendromonas laxa* 9, 125, 126.  
**Aplanosporen** der *Dunaliella* 6, 125.  
**Apogamie**, Beziehungen zu Apomyxis 14, 269.  
 — Definition 14, 270.  
 — diploide 14, 270.  
 — haploide 14, 270.  
 — Vorkommen 14, 270.  
**Apomerit** bei *Kalpidorhynchus arenicolae* 16, 206, 207.  
**Apomixis**, Beziehungen zu Apogamie 14, 269.  
 — Definition nach HARTMANN 14, 269.  
 — — nach WINKLER 14, 269.  
 — Nomenklatur 14, 269.  
 — Vorkommen 14, 271, 272.  
**Aporia** crataegi Sporozoen 14, 60—63.  
**Äquatorialplattenstadium** bei *Ceratium fusus* 20, 30.  
 — bei *Ceratium longipes* 20, 26, 27.  
 — bei *Ceratium tripos* 20, 9—11.  
 — bei *Opalina* 13, 234.  
**Arachnula** impatiens CIENKOWSKY 2, 241—244.  
**Arcella**, Struktur der Gehäuse 8, 96—99.  
 — arenaria GREEFF 2, 258; 17, 265.  
 — vulgaris EHRENBURG, Agametenbildung 12, 180, 185.  
 — — Agamogonie 12, 180—186, 202.  
 — — Binnenkörper bei Zweiteilung 12, 175—177, 202.  
 — — Chromidiogamie 12, 192—200, 205, 206.  
 — — Chromidienzerfall 12, 195.  
 — — Chromidium, bei Pseudopodiosporenbildung 10, 450, 451.  
 — — Rolle des Chromidiums 10, 461, 462; 12, 204.  
 — — Chromidiumüberreste 12, 187.  
 — — Conjugation 10, 455—460.  
 — — Encystierung 12, 188, 189.  
 — — Entwicklungszyklus 10, 462, 463; 12, 202, 203.  
 — — Fortpflanzung, vegetative 12, 175—186.  
 — — Fortpflanzungserscheinungen 12, 173—209.  
 — — Gamogonie 12, 201, 202.  
 — — Historisches über Fortpflanzung 10, 441; 12, 173—175.  
**Arcella** vulgaris, Kerndegeneration 12, 193—196.  
 — — Kernteilung 12, 177, 178.  
 — — Knospen 12, 182, 184, 202.  
 — — Knospenbildung 12, 179, 180, 202.  
 — — Macroamöben 10, 450, 451, 453—455.  
 — — Microamöben 10, 451, 452, 454, 455.  
 — — Mitose 10, 446, 449; 12, 175.  
 — — Parasiten 10, 463.  
 — — Plasmogamie 10, 455—460; 12, 200, 201.  
 — — plasmatische Verbindung 10, 456—459.  
 — — Primärkerne 10, 442.  
 — — Pseudopodien 7, 187—189.  
 — — Pseudopodiosporen 10, 447—450.  
 — — Pseudoplasmodium 12, 183, 184.  
 — — Radiumeinwirkung 5, 363.  
 — — Restkörper nach Austreten der Fortpflanzungskörper 10, 452.  
 — — Schale 12, 189, 190.  
 — — Schalenbildung 12, 189—192.  
 — — Sekundärkernbildung 10, 460.  
 — — Teilung der Sekundärkerne 10, 453, 454.  
 — — vegetative Vermehrung durch Teilung 10, 445—447.  
 — — Verhältnis zwischen Chromidien und Primärkernen 10, 460—462.  
 — — Vielkernigkeit 10, 443—445.  
 — — vielkernige Formen 12, 200.  
 — — Zweiteilung 12, 175—178, 202, 204.  
**Archoplasma** der Protozoen 8, 325—327, 333.  
**Arcyrien**, Entwicklungsgeschichte der Sporangien 9, 170—194.  
 — Glashülle 9, 176—180.  
 — Kerne der Sporangien 9, 180—187.  
**Arcyria** cinerea, Caryokinese 9, 183—185.  
 — — Diakinese beim Kern 9, 184, 185, 193.  
 — — Entwicklung des Stieles der Sporangien 9, 175, 176.  
 — — Kernvorgänge 9, 181—183.  
 — — Plasma der Sporangien 9, 172—180, 192.  
 — — Synapsis bei Kern 9, 184, 193.  
**Arenicola** ecaudata, Wirt einer parasitischen Gregarine 10, 199—215.  
**Artbestimmung** der Trypanoplasmen 7, 70.  
**Arten** von Gregarinen in decapoden Crustaceen 12, 99.  
 — von dicystinen Triptyleen 14, 227, 228.  
 — von Schizonten bei *Aggregata eberthi* 12, 89.  
 — von Protoplasmaaballen bei *Aulacantha* 14, 191, 193, 194.  
 — von Schizogregarinen 12, 101.  
**Asexuelle Typen** der Auxosporenbildung bei Diatomeen 1, 440—447.

- Asporogene Stämme**, Verhalten bei Bact. anthracis 10, 272—274.
- Artodiscus saltans** PENARD 2, 286—289.
- Assulina muscorum** GREEFF 17, 265.
- minor PENARD 2, 272.
- Astrosphäriden** 10, 118.
- Ätiologie** der Varicellen 14, 113—118.
- Aufenthalt** von Taeniocystis mira 7, 309, 310.
- Aulacantha**, Arten von Protoplasmaaballen 14, 191, 193, 194.
- Binnenkörper 14, 187—189.
- Blasen mit Fettkügelchen im Ectoplasma 16, 14.
- Centralkapsel nach Auflösung des Primärkerns 14, 190.
- — Einschlüsse 16, 3—7.
- — Formveränderungen 14, 169—172.
- — Membranöffnungen 14, 150—152, 163, 174—178, 191.
- — Zerfall 14, 191, 192.
- scolymantha, amitotische Teilungszustände 14, 179—181, 222.
- — Chromosomenbläschen 14, 184.
- — Chromosomenfrage 14, 230—232.
- — direkte Kernteilung 14, 232.
- — direkte Kernteilung, Beziehung zur Mitose 14, 234—236.
- — direkte Kernteilung, biologische Bedeutung der 14, 234—236.
- — Disintegration des Primärkerns 14, 181—183.
- — Entoplasma bei fettiger Degeneration 16, 16, 18.
- — — bei Kernmitose 14, 172, 173.
- — — bei Stadien der Kernfurchung 14, 148—150.
- — Fettkügelchen in der Centralkapsel 16, 7—11.
- — Fortpflanzung 14, 134—263.
- — — durch Schwärmerbildung 14, 181—204.
- — Furchungsvorgang des Kerns 14, 136—147.
- — Gametenbildung 14, 198, 203.
- — Generationswechsel 14, 204.
- — Kern bei fettiger Degeneration 16, 10, 8—11.
- — Kerndegeneration 16, 17.
- — Kerndualismus 14, 238, 239, 245—247, 249.
- — Kernfurchung, Bedeutung 14, 154.
- — Kernumwandlung in eine Fettblase 16, 11—13, 15.
- — Kolonien 14, 224.
- — Manschettenform des Kerns 14, 156—161.
- — Entoplasma des Kerns 14, 161, 162.
- — Manschettenstadien, Beziehung zu denen der Mitose 14, 166.
- Aulacantha scolymantha**, mitotische Teilungszustände 14, 179—181, 222, 233.
- Reduktionsteilungen 14, 236—238.
- reproduktive Fortpflanzung 14, 229.
- ringförmige Durchtrennung der Kapselmembran 14, 173, 174.
- Teilung der Kleinkerne 14, 185, 186.
- Teilungsprozesse, letzte 14, 152, 153, 164, 178.
- Trennung der Kernhälften 14, 143—147.
- vegetative Prozesse der einfachen Teilung 14, 229.
- Vielkernbildung 14, 200.
- Zweiteilung 14, 155—167, 234.
- — mit direkter Kernvermehrung 14, 167—181, 232.
- — Erscheinungen bei wiederholter 14, 220—227.
- — mit Kernfurchung 14, 136—155, 233.
- Aulacanthiden**, Fortpflanzungsverhältnisse 14, 215.
- Aulosphäriden**, Fortpflanzungsverhältnisse 14, 215.
- Ausscheidungsorgane** von Opalina 10, 183—187.
- Außenchromatin** bei Amoeba diploidea 15, 39.
- bei Amoeba horticola 15, 22.
- bei Amoeba albida 15, 37.
- Außenkern** bei Euglena sanguinea 10, 54, 56.
- bei Flagellaten 15, 310.
- bei Gymnodinium fucorum 19, 188, 194—195.
- Autogamie** bei Actinosphaerium eichhorni 14, 263.
- bei Amoeba albida 14, 279.
- bei Basidiobolus ranarum 14, 263.
- bei Bodo lacertae 14, 304.
- bei Ceratomyxa drepanopsettae 14, 85.
- Definition 14, 265, 269.
- Definition nach MOROFF 11, 186.
- bei Desmidiaceen 14, 263.
- bei Diatomeen 14, 293.
- bei Entamoeba coli 14, 263.
- bei Entamoeba tetragena 14, 279.
- extreme, Beziehung zur echten Gameten-copulation 14, 264.
- verschiedene Formen 14, 124.
- bei Hefen 14, 263.
- isoliert stehende Fälle 14, 279—283.
- bei Myxomyceten 14, 263.
- paedogame 14, 283—297.
- — bei Protophyten 14, 295—297.
- — bei Protozoen 14, 283—295.
- eine primitive oder eine rückgebildete Befruchtung 14, 313—315.
- bei Protisten 14, 264—334.
- — Bedeutung für das Befruchtungsproblem 14, 264—334, 319—329.

**Autogamie** bei den Protisten, Nomenklatur 14, 266—272.

— in den Propagationszellen von *Myxobolus pfeifferi* 11, 259.

— bei Protozoen 18, 44, 111—114.

— bei *Trichomastix lacertae* 14, 279.

— bei *Trichomonas intestinalis* 18, 120—121.

— bei *Trypanosoma lewisi* 19, 119—126.

— und das Wesen der Befruchtung 14, 315—319.

**Automixis**, Definition 14, 266.

— Nomenklatur 14, 266.

— bei Protisten 14, 268—271.

— Vorkommen 14, 268—271.

**Auxosporenbildung** bei Diatomeen 1, 439

— asexuelle Typen bei Diatomeen 1, 440—447.

— sexuelle Typen bei Diatomeen 1, 447—456.

**Axopodiengese** 11, 343—346.

## B.

**Babesia canis** 8, 294—320.

— Amöboidformen bei Schizogonie 8, 301.

— — Historisches 8, 294—295.

— — Gametogonie 8, 304—309.

— — Material 8, 295.

— — Morphologie 8, 296—299.

— — Schizogonie 8, 299—304.

— erwachsene Formen bei Schizogonie 8, 302.

— freie Jugendformen bei Schizogonie 8, 299.

— Ringformen bei Schizogonie 8, 300.

— Sporulationsformen bei Schizogonie 8, 302—304.

**Bacillen**, Alveolarstruktur 19, 6.

— Historisches über die Kernfrage 12, 9—14.

— endospore, Literatur über Struktur 19, 18.

— — Struktur 19, 6—17.

**Bacillenkern** 19, 7, 8, 10, 12, 13, 14.

— Literatur 19, 6, 9, 12—13.

**Bacillus** bütschli n. sp. 1, 306—343.

— Bau der vegetativen Stadien 1, 314—317.

— — Färbung 1, 312.

— — Gestalt 1, 313.

— — Kernverhältnisse 1, 317, 335—339.

— — Konservierung 1, 331.

— — Material 1, 309.

— — Sporenbildung 1, 319—328.

— — Entwicklungsstörungen bei Sporenbildung 1, 334—335.

**Bacillus** bütschli n. sp. Sporenkeimung 1, 328—330.

— — Strukturveränderungen beim Absterben 333—334.

— — Teilung 1, 317—319.

— — Untersuchungsmethode 1, 309—312.

— — Zellmembran 1, 314—316.

— — im Ei von *Periplaneta orientalis* 9, 349—351.

— — im Embryo von *Periplaneta orientalis* 9, 350.

— — bei Blattiden im Hungerzustand 9, 348.

— — bei Blattiden im normalen Zustand 9, 348.

— — bei infizierten Blattiden 9, 349.

— — Kulturen 9, 351—354.

— — Morphologie 9, 354—365.

— — Zellen im Fettgewebe von *Periplaneta orientalis* 9, 346—358.

— — Zellveränderungen durch Infektion 11, 375—377.

— — cuenoti bei Blattiden 9, 347—351.

— — Einwirkung auf den Organismus der Blattiden 9, 355—356.

— — maximus buccalis, Struktur 10, 197.

— — — Vermehrungsweise 10, 197.

— — mycoides 12, 32—37.

— — von *Periplaneta orientalis* 1, 307.

— — radicosus 12, 32—37.

— — sporonema n. sp. 2, 421—444.

— — Bau der vegetativen Stadien 2, 426—429.

— — Degenerationserscheinungen 1, 430—432.

— — Gestalt 2, 425—426.

— — Kunstprodukte bei Konservierung 2, 429—430.

— — Material 2, 423.

— — Sporenbildung 2, 431—437.

— — Sporenkeimung 2, 437—439.

— — Teilung im vegetativen Zustande 2, 432—433.

— — Untersuchungsmethoden 2, 424—425.

— — vegetative Stadien 2, 426—429, 432—433.

**Bacteriaceen** 1, 50—58.

— Literatur 1, 57.

**Bakterien** 1, 306—343.

— Bau 12, 206.

— der Blattidae 9, 346—358.

— Chromidialsystem 12, 33—35, 38.

— Chromatinspiralen 19, 128.

— Chromatinsubstanz, chemische Umwandlung 10, 252, 256—263.

— Depressionszustand 10, 295.

— Entstehung aus Algenzellen 11, 385—387.

— Involutionsformen 10, 290—291.

— Kernfrage 12, 33—38.

- Bakterien**, Kernverhältnisse 16, 67—68, 69.  
 — metachromatische Körper 19, 300.  
 — der *Pelomyxa palustris* 8, 128.  
 — Präparate 19, 9.  
 — Schwund der färbbaren Substanz 10, 250, 258.  
 — Species 16, 63—64.  
 — Spiralgebilde 16, 68, 69.  
 — Sporenkeimung 1, 330—331.  
 — Sporenkern 10, 255.  
 — Struktur 16, 65.  
 — systematische Stellung 11, 385; 12, 39.  
 — und verwandte Organismen 2, 421—444.  
 — Wesen 16, 63.  
 — Zellkerne 10, 190—197.  
**Bacteriencytologie** 19, 130.  
**Bakterienfäden** bei *Amoeba blattae* 6, 16.  
**Bakterienkern** 8, 260—261, 264, 266.  
**Bakterienkerne** und „cloisons transversales“ Guilliermond's 16, 62—70.  
 — Vorkommen 19, 127—128.  
**Bacteriopurpurin** 6, 227—228.  
**Bacterium anthracis**, biologische Bedeutung der Sporoidkörperbildung 10, 284—299.  
 — — Centralkorn 8, 269, 270, 274.  
 — — Depressionszustände 10, 247—305.  
 — — Kernstruktur 8, 263, 266—270, 275; 10, 193.  
 — — Regulationsvorgänge 10, 301—304.  
 — — Sporenbildung, Morphochemie 10, 247—263.  
 — — Sporoidkörper, Microchemie 10, 276—279.  
 — — Physiologie der Sporoidkörper 10, 279—284.  
 — — Unsterblichkeit 10, 299—301.  
 — — Verhalten der asporogenen Stämme 10, 272—274.  
 — — gamhari 10, 192.  
 — — Strukturverhältnisse 8, 259—280.  
**Balantidien**, fibrilläre Struktur im Entoplasma 3, 156—162.  
**Balantidium** 3, 148—162.  
 — gen., Bestimmungstabelle 3, 157.  
 — entozoon EHRENBURG 15, 54—92.  
 — — chemische Prozesse bei Verdauung 15, 69—72.  
 — — Enzyme im Plasma 15, 69—72, 75, 79.  
 — — Ernährung 15, 54—92.  
 — — Erythronuclease XV, 80.  
 — — Erythrocyten als einzige Nahrung 15, 57—62.  
 — — Erythrocytenverdauung in der Zelle 15, 64—80.  
 — — geteilter Verdauungsapparat 15, 72—79.  
 — — Untersuchungsmethoden bei Erythrocytenverdauung 15, 64—66.  
 — — Erythroplasmase 15, 79.  
**Balantidium** entozoon, Rolle des Macronucleus 25, 80—90.  
 — — rote Blutkörperchen als einzige Nahrung 15, 56—64.  
 — — falciformis n. sp. 17, 305.  
 — — gracile n. sp. 3, 152.  
 — — giganteum n. sp. 3, 148—151.  
 — — helenae n. sp. 3, 151.  
 — — rotundum n. sp. 3, 153—156.  
**Barbenepithelioma**, Nucleolarkörper 11, 329—332.  
**Barbentumoren** 11, 290—296.  
 — Entwicklung 11, 291—293.  
 — Schicksal 11, 293—294.  
**Barrouxia** 18, 13—45.  
 — Caryosom 18, 15, 17.  
 — Chromatineinschlüsse 18, 19—20.  
 — Entwicklungszyklus 18, 13—35.  
 — Gametocytenentstehung 18, 25—26.  
 — Kernteilung 18, 21—24.  
 — Macrogameten 18, 31—33.  
 — Merozoiten 18, 24, 25, 31.  
 — Microgameten 18, 28—31.  
 — Schizonten 18, 15, 16, 17—19, 21.  
 — Systematische Stellung 18, 35.  
**Basale** Struktur der Cilien 6, 93—101.  
**Basallamellen** bei *Stentor coerules* 8, 11—14.  
**Basalkorn** bei *Copromonas major* 15, 309, 310.  
 — bei Dinoflagellaten 19, 187, 197.  
 — bei Gymnidium fucorum 19, 182.  
 — bei Trypanosomen 15, 268, 275.  
**Basalkörperchen**, Analogie 1, 28.  
 — bei Cilien 6, 86—87.  
 — Entstehung 2, 156—171, 169—171.  
 — Färbbarkeit 2, 165.  
 — Funktion 2, 148—156.  
 — bei Infusorien 6, 82.  
 — LENHOSSÉK-HENNEGUY'sche Hypothese über Entstehung 2, 156—158, 169.  
 — Lichtbrechung 2, 164.  
 — Mastigophoren, Vergleich mit den Centrosomen bei 2, 201.  
 — bei Trichomastix lacertae 10, 327.  
 — s. auch Basalkorn.  
**Basalkörperchenfrage** 2, 148—171.  
**Basidiobolus lacertae** EIDAM 2, 364—420.  
 — — Beziehungen zu den Protisten 2, 414.  
 — — Conidien 2, 394—396.  
 — — Darmform 2, 370—374, 398—401.  
 — — Dauerform 2, 370—374.  
 — — Encystierung 2, 379, 402.  
 — — Hyphen 2, 377—378.  
 — — Kernteilung 5, 191—197.  
 — — generative Kernteilung 2, 386—392, 410—412.  
 — — vegetative Kernteilung 2, 381—384, 408—410.  
 — — Kernverhältnisse der vegetativen Formen 2, 380, 403—408.

- Basidicbolus lacertae**, Material 367—368.  
 — — Untersuchungsmethoden 2, 368—370.  
 — — verglichen mit *Bas. ranarum* 2, 396—398.  
 — — Wachstum 2, 374—384, 401.  
 — — Zygoten 2, 392—394.  
 — *ranarum*, verglichen mit *Bas. lacertae* 2, 396—398.
- Bau** der Acanthometriden 7, 347—382.  
 — von *Actinophrys sol* 12, 277—280.  
 — von *Allogromia* sp. 9, 1—3.  
 — von *Allogromia ovoidea* 14, 398—399.  
 — von *Amoeba doffeini* 6, 147.  
 — von *Amoeba proteus* 6, 23—24, 27.  
 — von *Amoeba vespertilio* **Suppl. I**, 251—264.  
 — von *Amoeba vestita* 17, 280—282.  
 — der Bakterien 12, 206—207.  
 — von *Campanella umbellaria* 7, 76—78.  
 — von *Caprellina bryorum* 17, 290—293.  
 — der *Coccolithophoriden* 1, 108—119.  
 — von *Copromonas major* n. sp. 15, 300—313.  
 — von *Crithidia melophagia* 12, 148—152.  
 — von *Dendromonas laxa* 9, 125.  
 — von *Diffugia urceolata* 4, 243—245.  
 — von *Diploclamys timida* 17, 276—278.  
 — von *Diploclamys leidyi* GREEFF 17, 271.  
 — der Eutreptien 3, 127—131.  
 — der Gregarinen 4, 88—197.  
 — von *Haemogregarina stepanovi* im Blut der Schildkröte 17, 350—352.  
 — von *Henneguya nüsslini* 6, 56—58.  
 — von *Leptomonas (Herpetomonas) jaculum* LÉGER 15, 313—318.  
 — von *Merogregarina amaroucii* 15, 230, 241.  
 — von *Opalina* 13, 210—250, 252—255.  
 — von *Paramaecium caudatum* 6, 94—97.  
 — der Paramylumkörner 7, 213—215.  
 — der parasitischen Infusorien der Cephalopoden 5, 246—247.  
 — von *Parmulina cyathus* 17, 288—290.  
 — von *Pelomyxa palustris* 8, 124—129.  
 — der Protisten in lebendigem Zustand 5, 24—39.  
 — der Protozoen 1, 4.  
 — des Radiolarienkörpers 14, 247—252.  
 — von *Selenidium pendula* 16, 108—110.  
 — der Spore bei *Glugea anomala* 16, 317, 319.  
 — der Spore bei *Nosema bombycis* 16, 317, 319.  
 — der Sporocysten der Cölom-Monocystidae 16, 195.  
 — der *Thalassicolla*-Arten 6, 246—251.  
 — von *Thalassophysiden* 1, 59—67.  
 — von *Trachelius ovum* 2, 451—453.  
 — der Trichocysten der Paramäcien 5, 78—91.
- Bau** von *Trypanoplasma cyprini* 3, 176.  
 — von *Trypanoplasma heliciis* LEDY 14, 363—395.  
 — der vegetativen Stadien des *Bacillus bütschli* 1, 314—317.  
 — der vegetativen Stadien des *Bacillus sporonema* 2, 426—429.  
 — der vegetativen Zustände von *Thalassophysa* 1, 59—67.  
 — von *Vorticella monilata* 7, 396—398.  
 — von *Wagnerella borealis* 17, 139—144.  
 — Bedeutung bei Trypanosomen 5, 58—67.  
 — feinerer, der Cilien 1, 118—119.  
 — von *Copromonas major* 15, 309—313.  
 — von *Crithidia gerridis* 12, 133.  
 — von *Didinium nasutum* O. F. MÜLLER 5, 281—321.  
 — von *Doliocystis elongata* 16, 117—119.  
 — von *Merogregarina amaroucii* 15, 231—234, 241.  
 — von *Wagnerella borealis* 17, 144—169.  
 — innerer, von *Trachelius ovum* 2, 453—465.  
 — morphologischer des Spirochätenzellleibes 9, 25;  
 s. auch Morphologie und Struktur.
- Befruchtung** bei *Adelea mesnili* 2, 9.  
 — bei *Adelea zonula* 8, 44—46.  
 — bei *Aggregata eberthi* 12, 74.  
 — bei Coccidien 12, 100.  
 — bei *Didinium nasutum* 7, 242—245.  
 — Definition 14, 319.  
 — bei Gregarinen 12, 100; 17, 125.  
 — bei *Haemogregarina stepanovi* 20, 275, 278.  
 — bei Infusorien, Zweck 9, 281—287.  
 — bei Metazoen 11, 187—195.  
 — bei *Nina gracilis* 17, 64, 65.  
 — bei *Pelomyxa palustris* 8, 120—128.  
 — bei Protozoen 1, 37.  
 — Wesen und Autogamie 14, 315—319.
- Befruchtungerscheinungen** bei *Aggregata* 11, 119—124.
- Befruchtungskern**, Teilung bei *Chilodon uncinatus* 12, 227—228, 270.
- Befruchtungsprozeß** bei Trypanosomen 18, 69—73.
- Befruchtungsspindel** bei *Didinium nasutum* 7, 242.  
 — bei *Haemogregarina stepanovi* 20, 278, 279, 280.  
 — bei *Orcheobius herpobdellae* 9, 404—406, 408.  
 s. auch Spindel.
- Befruchtungsvorgänge** bei *Orcheobius herpobdellae* 9, 401—408.  
 — autogame, bei Protisten 14, 273—313.
- Bestandteile** des Plasmas bei entwickelter *Aggregata eberthi* 12, 63.

- Bestimmungstabelle** der Gattungen von Tintinnodeen 18, 184.  
s. auch Tabelle.
- Bewegung** von *Allogromia ovoidea* 14, 400.  
— der Amöben 5, 327—329.  
— von *Amoeba limax* 5, 173—175.  
— von *Amoeba muralis* 17, 270.  
— von *Amoeba terricola* 6, 189—192; 17, 217—221.  
— der Cilien 6, 87—93.  
— von *Crithidia gerridis* im Flagellatenstadium 12, 137.  
— bei Diatomeen 1, 429—333.  
— von *Doliocystis elongata* 16, 117.  
— von *Echinomera hispida* 9, 308.  
— von *Entamoeba histolytica* 18, 212.  
— der Eutreptien 3, 131—132.  
— der Gregarinen 4, 173—177.  
— von *Gymnodinium fucorum* 11, 353.  
— der Hämogregarinen im Schlangenblut 18, 196.  
— von *Haemogregarina stepanowi* im Blut der Schildkröte 17, 352—353.  
— von *Licnophora auerbachii*, normale 3, 27.  
— von *Mastigamoeba pilosa* 9, 117.  
— von *Mastigella vitrea* Suppl. I, 93.  
— von *Mastigina setosa* Suppl. I, 108—109.  
— der Myxobakterien 5, 104—107.  
— der Protisten 5, 25—39.  
— von *Selenidium caulleryi* 8, 377.  
— von *Selenidium pendula* 16, 110.  
— von *Sphaeromonas communis* 19, 27.  
— der Sporozoiten von *Barrouxia* 18, 13—15.  
— der Tintinniden 15, 187—188.  
— von *Trypanosoma balbianii* 7, 143.  
— von *Vampyrella lateritia* 8, 224.
- Bewegungsfähigkeit** der Cilien 6, 69—70.  
— aktive, der Cilien 6, 85—86.
- Bewegungsorgane** von *Trypanoplasma helicis* 14, 372—377.
- Bewegungsphysiologie** bei *Trypanoplasma helicis* 14, 376—377.
- Bildung** des Chromidialapparates bei *Actinophrys sol* 12, 282—285.  
— der Coccolithophoriden am Meeresgrund 1, 151—153.  
— der Eier bei *Echinomera hispida* 9, 326—327.  
— des Micronucleus bei *Nina gracilis* 17, 46—48.  
— von Schizozoiten bei *Aggregata eberthi* 12, 86—89.  
— von Schizozoiten der Gregarine aus dem Darm von *Amphiporus* 16, 76—78.  
— der Sporocysten von *Echinomera hispida* 9, 338—341.
- Binnenkörper** bei *Aggregata eberthi* 12, 65—67, 72.
- Binnenkörper** bei *Amoeba limax* 5, 185.  
— bei *Aulacantha* 14, 187—189.  
— des Blepharoplastkerns bei *Trypanosomen* 15, 267.  
— bei *Chloromyxum protei* 8, 403.  
— bei *Didinium nasutum* 5, 306.  
— bei Gregarinen 4, 160—164.  
— bei *Microklossia prima* 12, 404—407.  
— bei *Orcheobius herpobdellae* 9, 397.  
— bei Sporozoen der Insekten 14, 36.  
— bei Zweiteilung von *Arcella vulgaris* EHRENBURG 12, 175—177.  
s. auch Caryosom.
- Binucleaten** 10, 146, 154; 19, 81—106.  
— biphyletischer Ursprung 19, 101.  
— Entwicklungsprozeß 19, 91—93.  
— Gameten 19, 93.  
— Geißel 19, 85.  
— Kerndualismus 15, 321.  
— natürliches System 19, 102—103.  
— Rückbildungen 10, 147.  
— des Locomotionsapparates 10, 147, 150, 151.
- Binuclearität** bei Gregarinen 14, 436.
- Binuclearitätshypothese** 19, 175.  
s. auch Doppelkernigkeit, Kerndualismus und Zweikernigkeit.
- Biologie** von *Amoeba limax* 5, 167—220.  
— von *Anoplophrya paranaidis* n. sp. 16, 81—103.  
— der Piscicolen 7, 7—9.  
— der Protozoen 3, 44—59; 20, 201—222.  
— der Tintinniden 15, 93—226;  
s. auch Lebensweise.
- Biologische** Beobachtungen an Myxobakterien 5, 104—121.
- Biologisches** über Amöben 15, 7—12.  
— über *Amoeba terricola* 17, 208—211.  
— über *Diffugia urceolata* im Frühling 4, 242.  
— über die Encystierung bei *Diffugia urceolata* 4, 264—266.  
— über *Mycterotherix tuamotuensis* 20, 232—238.  
— über *Pelomyxa palustris* 8, 123.  
— über *Peneroplis pertusus* 10, 9—24.  
— über *Stomatophora coronata* 10, 221—223.  
— über *Tintinnidium inquilinum* 11, 240—250.  
— über *Trachelius ovum* 2, 450—451.  
— über *Trachelocerca phoenicopterus* 13, 71—73.
- Biometrisches** Studium der Conjugation von *Chilodon uncinatus* 12, 236—255, 270.
- Biphyletischer** Ursprung der Binucleaten 19, 101.
- Biplanale** Doppelschalen der Orbitoliden 1, 216—223.

- Bivalente** komplanale Doppelschalen der Orbitoliden 1, 208—216.  
 — komplane Doppelschalen der Orbitoliden, Einfluß der Unterlage auf die Gestalt 1, 223—225.  
**„Blackspores“** im Magen der *Stegomyia fasciata* 13, 59—60.  
**Blaps**, Darmepithel 4, 337—338.  
**Blasen** mit Fettkügelchen in der Centralkapsel von *Aulacanthus* 16, 4—7, 11.  
 — mit Fettkügelchen im Ectoplasma von *Aulacantha* 16, 14.  
**Blastogonie** bei *Microklossien* 14, 31—39.  
**Blattiden**, Einwirkung des *Bacillus cuenoti* auf den Organismus der Blattiden 9, 355—356.  
 — infiziert durch *Bacillus cuenoti* 9, 349.  
 — im Hungerzustand, *Bacillus cuenoti* 9, 348.  
 — im normalen Zustand, *Bacillus cuenoti* 9, 348.  
 — Wirt von *Bacillus cuenoti* 9, 347—351.  
**Blepharoplast** 10, 306—335.  
 — Arten 9, 191.  
 — Chromidialzustand bei *Crithidia melophagia* 12, 150.  
 — Entstehung 19, 83.  
 — heteropole Mitose 19, 84, 85.  
 — Kernnatur 19, 83.  
 — bei *Cyclospora caryolytica* 9, 29.  
 — bei *Trypanoplasma helices* 14, 372—374.  
 — bei *Trypanosomen* 1, 493—495; 10, 129; 18, 70—71.  
**Blepharoplastkern** der *Hämosporidien* 10, 154.  
 — bei *Trypanosomen* 15, 262, 288.  
**Blepharoplastkernteilung** bei *Trypanosomen* 15, 275, 288—289.  
**Blepharoplastteilung** bei *Trypanoplasma helices* 14, 384—385.  
 — bei *Trypanosoma lewisi* 19, 121—122.  
**Blutkörperchen**, rote, mit *Malariaparasiten* der Affen infiziert 12, 318—319.  
 — rote, als einzige Nahrung von *Balanitidium entozoon* 15, 56—64.  
**Blutparasiten**, Einwirkung auf den *Erythrocyten* 17, 328.  
 — Entwicklung 19, 90.  
 — flagellate 1, 344—354.  
 — der indischen Frösche 2, 343—348.  
 — der Frösche, Kapsel 2, 345, 347.  
 — Literatur über das Eindringen in die Blutkörperchen 16, 187—188.  
 — Schizogonie 19, 90.  
 — Sporogonie 19, 90.  
 — Verhältnis zu *Coccidien* 19, 94.  
 — von *Vesperugo* 18, 1—10.  
 — — — Weiterentwicklung 18, 1—10.  
**Blutprotozoen**, Copulation 19, 93.  
**Blutprotozoen**, phylogenetische Entwicklung 19, 81—106.  
 — Rückbildung des lokomotorischen Apparates 19, 89.  
 — systematische Einteilung 19, 81—106.  
**Bodo caudatus** DUJARDIN 3, 81—82.  
 — ovatus n. sp. 3, 82—84.  
**Borsten** der *Tintinnodeen* 18, 164—165, 182.  
**Boveria** 3, 31—37.  
 — systematische Stellung 3, 36.  
 — von Neapel, Kernteilung 3, 34—36.  
 — subcylindrica, Chromosomen 20, 126—131.  
 — — Conjugation 20, 126—131.  
**Bursaria** O. F. MÜLLER 2, 100—105.  
 — — Wimperapparat 2, 100.
- C.
- Cadium** 7, 304.  
 — inauris BORGERT 7, 304.  
 — marinum BAILEY 7, 304.  
 — melo (CLEVE) 7, 304.  
**Calypetrosphaera** n. gen. 1, 135.  
**Callynthrochlamis** phronimae, Kernverhältnisse 20, 61—65.  
**Caementelliden**, vermeintliche Jugendstadien skeletführender *Tripyleenarten* 14, 206—213.  
**Camnosphäriden**, Fortpflanzungsverhältnisse 14, 215.  
**Campanella umbellaria** sp. 7, 75—105.  
 — — contractile Vacuolen 7, 97—98.  
 — — Corticalplasma 7, 91—92.  
 — — Ectoplasma 7, 78—95.  
 — — Ectoplasmahülle 7, 79—81.  
 — — Entoplasma 7, 96—100.  
 — — Granula 7, 98—100.  
 — — Kerne 7, 100—102.  
 — — Körperbau 7, 76—78.  
 — — Macronucleus 7, 100—101.  
 — — Material 7, 76.  
 — — Micronucleus 7, 101.  
 — — Myonemschicht 7, 85—91.  
 — — Nahrungsvacuolen 7, 96.  
 — — Peristom 7, 81—82.  
 — — Pharynx 7, 83—84.  
 — — Stiel 7, 92—95.  
 — — Untersuchungsmethoden 7, 76.  
 — — Vestibulum 7, 83.  
 — — Wimperring 7, 84—85.  
**Capitella capitata**, Infektion 6, 236.  
 — — Parasit 6, 230—244.  
 — — Verdauungsapparat 5, 235.  
**Capsellina bryorum** n. sp. 17, 267, 290—293.  
 — — Bau 27, 290—293.

**Carchesium** EHRENBERG 2, 114—118.  
 — Anhaftungsapparat 6, 218—220.  
 — Wimperapparat 2, 114.  
 — polypinum EHRENBERG, geschlechtliche Differenzierung 9, 270—272.  
**Caryogamie** bei Myxomyceten 9, 185—186.  
 — bei Sphaeromyxa sabrazesi 9, 369—370, 374.  
 — bei Sporomyxa scauri 12, 120.  
 s. auch Kernverschmelzung.  
**Caryokinese** bei Arcyria cinerea 9, 183—185.  
 — bei Orcheobius herpobdellae 9, 413.  
 — der Protozoen, HERTWIG'sche Anschauung 8, 327—328.  
 s. auch Kernteilung.  
**Caryosom** 10, 306—335.  
 — bei Adelea ovata 15, 251.  
 — bei Adelea zonula 8, 27, 29.  
 — — Expulsierung 8, 31.  
 — bei Aggregata eberthi 12, 64, 65, 75, 83.  
 — Allgemeines 2, 216.  
 — bei Amoeba froschi 15, 14.  
 — bei Amoeba lacustris 15, 21.  
 — bei Amoeba limax 10, 314, 315.  
 — bei Barrouxia 18, 15, 17, 25.  
 — Bedeutung bei Protozoen 16, 291.  
 — bei Bodo lacertae 10, 312.  
 — bei Copromonas major 15, 309.  
 — cyklische Veränderungen, bei Entamoeba histolytica 18, 213.  
 — — — bei Entamoeba tetragena 18, 213.  
 — — — der Metazoen 10, 325; 15, 40.  
 — — — der Protozoen 10, 324—325.  
 — bei Callyntrochlamys phronimae 20, 62  
 — bei Crithidia melophagia 12, 150, 152.  
 — bei Cystobia 7, 112, 115.  
 — bei Echinomera hispida, Entstehung 9, 304—306, 319, 320, 323.  
 — — — Vermehrung 9, 306.  
 — bei Entamoeba buccalis 10, 312.  
 — bei Entosiphon 10, 312.  
 — bei Gregarina cuneata 1, 407.  
 — bei Gregarinen aus dem Darne von Amphiporus sp. 16, 73.  
 — bei Gregarinen des Mehlwurmdarms Suppl. I, 208.  
 — bei Gymnodinium fucorum 19, 182, 184.  
 — bei Haemoproteus noctuae 15, 272.  
 — bei Leptomonas (Herpetomonas) jaculum Léger 15, 314.  
 — bei Leucocytozoon ziemanni 15, 277.  
 — bei Lymphocystis johnstonei 14, 341.  
 — bei Malariaplasmodien 16, 259, 260, 263, 271, 272.  
 — bei Myxobolus pfeifferi 11, 268—269; 19, 198.  
 — bei Nosema anomalum 4, 10.  
 — bei Ophryocystis caulleryi 8, 160.  
 — bei Plasmodiophora 10, 312.

**Caryosom** bei Polytoma 10, 312.  
 — bei Protozoen 2, 216—219.  
 — bei Schizocystis sipunculi 8, 206.  
 — bei Selenidium caulleryi 8, 373, 374, 377, 379, 382.  
 — bei Sporomyxa scauri 12, 120.  
 — bei Stomatophora coronata 10, 227.  
 — Teilungsapparat 10, 312—313.  
 — bei Trichomastix 10, 312.  
 — bei Trichomonas intestinalis 18, 118.  
 — bei Trichomonas vaginalis 18, 123.  
 — bei Trypanoplasma borreli 7, 27.  
 — bei Trypanosoma lewisi 15, 329.  
 — bei Trypanosomen 15, 267.  
 s. auch Binnenkörper.  
**Caryosomorganellen**, Herkunft 11, 346—348.  
**Castanea** 8, 58—59.  
**Castanelliden** 8, 52—65.  
 — Fortpflanzung 8, 62.  
 — Fortpflanzungsverhältnisse 14, 213—215.  
 — Merkmale 8, 64—65.  
 — Skelettbildung 8, 59—62.  
 — Verbreitung 8, 63.  
**Cavulation** des Protoplasmas 18, 229, 237—238.  
**Centralgeißel** bei Infusorien 2, 159.  
**Centralkapsel** bei Acanthometron pellucidum 16, 213—214.  
 — nach Auflösung des Primärkerns bei Aulacantha scolymantha 14, 190.  
 — Blasen mit Fettkügelchen bei Aulacantha 16, 4—7, 11.  
 — bei Challengeriden 7, 267—268.  
 — Einschlüsse von Aulacanthan 16, 3—7.  
 — Fettkügelchen von Aulacanthan 16, 7—11.  
 — Formveränderung bei Aulacantha 14, 169—172.  
 — von Holocella 9, 431—433.  
 — Zerfall bei Aulacantha 14, 191—192.  
**Centralkapselmembran** bei Aulacantha scolymantha, Öffnungen 14, 150—152, 163, 174—178, 191.  
**Centralkorn** bei Acanthocystis, Herkunft 11, 341.  
 — bei Bacterium gammari 8, 269, 270, 274.  
 — bei Dimorpha mutans 9, 113—114.  
 — bei Wagnerella borealis 17, 163—169.  
 s. auch Centriol u. Centrosom.  
**Centralkörper** der Cyanophyceen 1, 45.  
 — Kernnatur bei Cyanophyceen 1, 41—50.  
 — Teilungsprozeß bei Cyanophyceen 1, 47—48.  
 — bei Protozoen 2, 218.  
 — von Spirillum volutans 1, 51.  
**Centriol** bei Adelea ovata 15, 251.  
 — — zonula 15, 251.  
 — Aggregata 11, 195—212.

- Centriol** bei *Amoeba albid* 15, 26.  
 — — *diploidea* 10, 312, 15, 33, 245.  
 — — *froschi* 15, 18.  
 — — *horticola* 15, 23.  
 — — *lacustris* 15, 21.  
 — — *limax* 10, 314, 15, 15.  
 — bei *Caryotropha mesnili* 15, 255.  
 — bei *Coproaomonas major* 15, 309, 310, 311; 16, 309.  
 — bei *Dinoflagellaten* 19, 184, 185.  
 — bei *Gymnodinium fucorum* 19, 182, 184, 19, 201.  
 — bei *Haemoprotus noctuae* 15, 272, 273.  
 — bei *Myxobolus pfeifferi* 10, 317.  
 — bei *Ophryocystis caulleryi* 18, 180.  
 — bei *Oxyrrhis marina* 11, 337.  
 — bei *Pelomyxa palustris* 8, 137.  
 — Rolle des 18, 42.  
 — bei *Wagnerella borealis* 17, 164.  
 s. auch *Centrosom*.
- Centronucleus** bei Protozoen 2, 219.  
 — bei Trypanosomen 5, 59.
- Centropyxis laevigata** PENARD 2, 257; 17, 265.
- Centrosom** 1, 18–20; 10, 306–335.  
 — bei *Aggregata* 11, 197–212.  
 — bei *Aggregata eberthi* 12, 73.  
 — bei *Aggregataarten* 11, 195–211.  
 — Bedeutung 1, 22–23.  
 — Beziehung zu Chromidialsubstanz 8, 335–339.  
 — des Blepharoplasten bei Flagellaten 15, 275.  
 — bei *Clepsidrina ovata* 6, 321.  
 — bei *Echinomera hispida* 9, 313, 327.  
 — in Flimmerzellen 2, 166–167.  
 — Homologie 10, 321.  
 — bei *Nina gracilis* 19, 48, 52, 53.  
 — bei *Ophryocystis caulleryi* 8, 180.  
 — Oberflächenlage 2, 158–159.  
 — bei *Opalina* 13, 234.  
 — Fehlen bei *Opalina* 13, 254–255.  
 — bei Protozoen 1, 20, 24; 10, 321–329.  
 — Sphäre und Centralspindel (Vergleich) 8, 329.  
 — spongioses (HERTWIG) 8, 327.  
 — bei Trypanosomen 1, 495, 5, 47–52.  
 — Unabhängigkeit von Chromidialgebilden 8, 537.  
 — Vergleich mit Basalkörperchen der Mastigophoren 2, 201.
- Centrosomenballen** bei Infusorien 5, 168.
- Centrosomenfrage** bei Amöben 15, 39–41.
- Cephalopoden**, *Aggregataarten* 11, 1–224.  
 — Coccidien 2, 190–194.
- Ceratium**, Chromosomen 20, 38–43.  
 — Cystenbildung 19, 197–200.  
 — Geißelbildung 19, 197.  
 — Kern 19, 193–195.  
 — Kernteilung 19, 195–197.
- Ceratiumarten**, marine 19, 193–200.  
 — — Kernteilung 20, 1–43.  
 — — Nebenkörperchen 20, 34–37.  
 — — Zellteilung 20, 1–43.
- Ceratium furca** (EHRENBERG), CLAPAREDE et LACHMANN 20, 27–28.  
 — — Nebenkörperchen 20, 28.  
 — — Schizogonie 20, 27.  
 — — Tochterplattenbildung 20, 27.  
 — — *fuscus*, Äquatorialplattenstadium 20, 30.  
 — — Durchteilung des Panzers 20, 33.  
 — — Durchteilung des Protoplasma-körpers 29, 32.  
 — — geschlechtliche Fortpflanzung 20, 53.  
 — — Kern 20, 28–29.  
 — — Kettenbildung 20, 33.  
 — — Knäuelstadium 20, 29–30.  
 — — Nebenkörperchen 20, 32.  
 — — Tochterplattenbildung 20, 30–31.  
 — — Trennung der Tochterkerne 20, 31–32.  
 — — intermedium JÖRGENSEN forma frigida PAULSEN 20, 25–26.  
 — — Durchteilung des Panzers 20, 26.  
 — — Durchteilung des Protoplasma-körpers 20, 26.  
 — — Nebenkörperchen 20, 26.  
 — — Schizogonie 20, 25.  
 — — Tochterplattenbildung 20, 25.  
 — — *longipes* (BAILEY) GRAN varietas baltica OSTENFELD 20, 26–27.  
 — — Äquatorialplattenstadium 20, 26–27.  
 — — Durchteilung des Panzers 20, 27.  
 — — Durchteilung des Protoplasma-körpers 20, 27.  
 — — Nebenkörperchen 20, 27.  
 — — Schizogonie 20, 26.  
 — — *tripos* (O. F. MÜLLER), NITZSCH varietas subsalsa OSTENFELD 20, 3–25.  
 — — Äquatorialplattenstadium 20, 9–11.  
 — — Durchteilung des Panzers 20, 15–17.  
 — — Durchteilung des Protoplasma-körpers 20, 14–15.  
 — — geschlechtliche Fortpflanzung 20, 23–25.  
 — — Heteromorphismus 20, 22–23.  
 — — Kern 20, 5–8.  
 — — Längsteilung des Kernes 20, 18.  
 — — Querteilung des Kernes 10, 17–18.  
 — — direkte Kernteilung 20, 17–19.  
 — — mitotische Kernteilung 20, 5–17.  
 — — Zeit der Kernteilung 20, 4–5.  
 — — Kettenbildung 20, 20–22.  
 — — Knäuelstadium 20, 8–9.  
 — — Knospenbildung 20, 19.  
 — — Nebenkörperchen 20, 8, 11, 13, 16, 19.  
 — — Schizogonie 20, 5–17.  
 — — Tochterkerne, Rekonstruktion 20, 15, 16.  
 — — Trennung der Tochterkerne 20, 14.

- Ceratum**, Tochterplattenbildung 20, 12—13.  
 — — Zeit der Zellteilung 20, 4—5.  
**Ceratomyxa drepanopsetta**, Amöboid 14, 78.  
 — — Anisogameten 14, 82—83.  
 — — Gametocyten des Amöboids 14, 81.  
 — — Polkapselbildung 14, 99—101.  
 — — Spore 14, 96—97.  
 — — Sporenbildung 14, 74—112.  
 — — anormale Sporenbildung 14, 102—104.  
 — — Kernteilung bei Sporenbildung 14, 87—89.  
 — — Untersuchungsmethoden bei Sporenbildung 14, 76—78.  
 — — Sporoblastenteilung 14, 89—90.  
 — — systematische Stellung 14, 107.  
 — — Zygotenkern 14, 86.  
**Ceratospora** 16, 204.  
**Cercomonas** 19, 35—37.  
 — — *longicauda* DUJARDIN 3, 79—80.  
 — — *rhizoidea communis* 19, 35.  
 — — *maxima* 19, 36—37.  
 — — *termo* STEIN 19, 40.  
**Cercomonadina** KENT. emend. BÜTSCHLI 19, 25.  
**Cercomonadinen**, parasitische des Insektendarmes 2, 180—194.  
**Chalarothoraca**, *Wagnerella borealis* 17, 194.  
**Challengeranium** (HÄCKEL) 7, 302.  
**Challengeranium diadon** HÄCKEL 7, 302.  
**Challengeria** 7, 290—291.  
 — — *narsi* (JOHN MURRAY) 7, 290.  
 — — *xiphodon* HÄCKEL 7, 291.  
**Challengeriden** 7, 259—306.  
 — — Beziehungen zur Umgebung 7, 273—278.  
 — — Centralkapsel 7, 267—268.  
 — — Fortpflanzungsverhältnisse 14, 215.  
 — — horizontale Verbreitung 7, 268—273.  
 — — Kern 7, 267—268.  
 — — Morphologisches 7, 260—267.  
 — — Systematik 7, 282—289.  
 — — vertikale Wanderungen 7, 278—281.  
**Challengeron** HÄCKEL (sensu stricto) 7, 301—302.  
 — — *armatum* (BORGERT) 7, 301.  
 — — *sacculus* n. sp. 7, 302.  
 — — *trinacriae* (LOHMANN) 7, 302.  
**Challengerosium** HÄCKEL 7, 299—300.  
 — — *avicularia* n. sp. 7, 300.  
 — — *bethelli* (JOHN MURRAY) 7, 299—300.  
**Charakteristik der drei Mehlwurmgregarinen** 1, 413—415.  
 — — von *Taeniocystis mira* 7, 328—329.  
 — — von *Trypanosoma balbiani* 7, 152.  
**Chemische Einflüsse auf Amoeba vespertilio** Suppl. I 264—265.  
**Chemische Natur der Nadeln von Wagnerella borealis** 17, 145.  
 — — Prozesse bei Verdauung von *Balan-tidium entozoon* 15, 69—72.  
 — — Verhalten der Paramylonkörner 7, 201—213.  
 — — Zusammensetzung der Gehäuse von Süßwasserrhizopoden 8, 101—111.  
**Chilodon EHRENBURG** 2, 85—87.  
 — — Wimperapparat 2, 85.  
 — — *uncinatus*, achromatische Verlängerungsperiode des Kernes 12, 220, 223.  
 — — Anisogamie, dioische 12, 262, 271.  
 — — — monoische 12, 261, 271.  
 — — asymmetrische Verlängerung 12, 221, 223, 270.  
 — — biometrisches Studium der Conjugation 12, 236—255, 270.  
 — — Chromosomenteilung 12, 222—225, 233, 270.  
 — — Conjugation der Exconjuganten 12, 233, 270.  
 — — Conjugation, Mund-Schlund-Ösophagusapparat 12, 234—236.  
 — — Conjugationsbedingungen 12, 214—215.  
 — — Diaden 12, 223—224, 290.  
 — — Frequenzkurven der Gametenlänge 12, 236—240.  
 — — — der Nichtconjuganten 12, 240—243.  
 — — Gameten, geschlechtlich differenzierte 12, 219, 227, 270.  
 — — — *uncinatus*, Gameten, Größe der linken 12, 243.  
 — — — Lage der 12, 217—219.  
 — — — Vereinigung der 12, 217—219.  
 — — — Verkürzung der linken 12, 243—247.  
 — — Hauptstadien in der Phylogenie der Sexe 12, 261—262.  
 — — Hemianisogamie 12, 261, 271.  
 — — Hemisexe 12, 213—276, 255—269.  
 — — phylogenetische Bedeutung der Hemisexe 12, 256—263.  
 — — homogamische Korrelation 12, 248—255.  
 — — Isogamie 12, 261, 271.  
 — — Macronucleus 12, 218—220, 227—231, 246—247, 270.  
 — — degenerative Umwandlung des Macronucleus 12, 230—231.  
 — — Größe des Macronucleus 12, 246—247.  
 — — Maturationsteilung, erste 12, 220—224.  
 — — — zweite 12, 224—225.  
 — — — dritte 12, 225—227.  
 — — Micronucleus 12, 218, 220, 227—229, 233, 270.  
 — — sexuelle Differenzierung 12, 255—257, 270, 291.

**Chilodon uncinatus**, systematische Bemerkungen 12, 219.  
 — — Teilung des Befruchtungskernes 12, 227—228, 270.  
 — — Tabelle über Gametenlänge 12, 237.  
 — — über homogamische Korrelation 12, 253.  
 — — Untersuchungsmethoden 12, 215—216.  
 — — Wiederconjugante 12, 213—276.  
 — — Wiederconjugation 12, 231—234, 270.  
 — — statistisch betrachtet 12, 247—248.  
 — — Wiederherstellung der normalen Verhältnisse in den Exconjuganten 12, 227—231.  
**Chitin** in Gehäusen der Süßwasserrhizopoden 8, 107.  
**Chlamydocystis captiva** n. sp. 20, 65—69.  
**Chlamydoxa montana** 4, 296—334.  
 — — chromatophore Körperchen 4, 312—316.  
 — — Druckwirkungen 4, 323—325.  
 — — Ectoplasma 4, 300—382.  
 — — Encystierung 4, 318—323.  
 — — Entoplasma 4, 311—318.  
 — — Ernährung 4, 317—318.  
 — — Kerne 4, 316—317.  
 — — Literatur 4, 296—298.  
 — — mechanische Wirkungen 4, 323—327.  
 — — Merkmale 4, 333.  
 — — Morphologie 4, 298—300.  
 — — Pseudopodien 4, 302—311.  
 — — systematische Stellung 4, 332.  
 — — Vermehrung 4, 327—332.  
**Chlamydozoa** 10, 336—358, 348—358, 358—364.  
 — Reaktionsprodukte 10, 337—341, 347.  
 — Virus 10, 337.  
**Chlamydozoen**, Immunität 10, 352—354.  
 — Parasitismus 10, 349.  
 — Resistenz gegen äußere Einflüsse 10, 354—357.  
**Choanoflagellaten** 5, 333—338; 16, 169—184.  
 — contractile Vacuolen 16, 175—176.  
 — Defäkation 16, 183.  
 — Geißel 16, 177.  
 — Kern 16, 174.  
 — Kernteilung 16, 175.  
 — Kragen 16, 177—181.  
 — Nahrungsaufnahme 16, 181—183.  
 — Nahrungsvacuole 16, 176, 182.  
 — Organisation 16, 171—181.  
 — Pathologische Erscheinungen 16, 184.  
 — Plasmaeinschlüsse 16, 176.  
 — Schleimhülle 16, 172.  
 — Stiel 16, 173—174.  
 — Teilungserscheinungen 16, 183.  
 — Untersuchungsmethoden 16, 170.

**Choanosporidae**, Gattungen 16, 203—205.  
**Chromatin** 9, 27.  
 — bei *Aggregata eberthi* 12, 75, 76, 77—78, 79.  
 — Beziehung zu Cytoplasmakügelchen 13, 269—272.  
 — — zu Kernsubstanz 1, 15—16.  
 — — zu Protoplasma 1, 12.  
 — bei *Crithidia melophagia* 12, 150.  
 — bei *Didinium nasutum* 5, 304, 305.  
 — der Foraminiferen 10, 81—82.  
 — bei *Haemoproteus columbae* 12, 161, 162, 163.  
 — bei *Opalina*, Ausstoßung des vegetativen 13, 278—281.  
 — — im Kern 13, 232—233.  
 — Variation in den Reifeteilungen bei *Opercularia coarctata* 9, 252—253.  
 — bei Protozoen 2, 215—221, 230.  
 — Doppelnatur bei Protozoen 18, 38, 43.  
 — Rolle in der Zelle 9, 28.  
 — bei *Selenidium caulleryi* 8, 382.  
 — bei *Sporomyxa sauri* 12, 120.  
**Chromatinarten** Suppl. I, 241.  
**Chromatinband** bei *Opalina* 13, 238.  
**Chromatineinschlüsse** bei *Barrouxia* 18, 19—20.  
**Chromatinelemente** bei Gregarinen Suppl. I, 207.  
**Chromatinerzeugung** 1, 12.  
**Chromatingebilde** bei *Lymphocystis johnstonei* 14, 341, 344, 346—356.  
**Chromatinkomplexe** SCHAUDINN's 15, 267, 272.  
**Chromatinkörner** bei *Selenidium* 8, 374, 380, 384.  
 — bei *Sporomyxa sauri* 12, 115.  
**Chromatinkügelchen** bei *Opalina* 13, 243—246.  
**Chromatinnucleolus** bei *Allogromia* sp. 9, 3.  
**Chromatinspiralen** bei *Bakterien* 19, 128.  
**Chromatinsubstanz** bei *Bakterien* 10, 252, 256—263.  
**Chromatinverhältnisse** bei *Peneroplis pertusus* 10, 82.  
 — des Agamonten bei *Peneroplis pertusus* 10, 93—101.  
 — des Gamonten bei *Peneroplis pertusus* 10, 83—93.  
**Chromatium okenii** 1, 54—55.  
 — — Geißelverhältnisse 1, 54—55.  
**Chromatophore** Körperchen von *Chlamydoxa montana* 4, 312—316.  
**Chromatophoren** der Diatomeen 1, 437.  
**Chromidialapparat** bei *Actinophrys sol* Bildung 12, 282—285.  
 — Bedeutung 5, 136—138.  
 — der Gregarinen 10, 416—440.  
 — — unter gewöhnlichen Bedingungen 10, 421.

**Chromidialapparat** bei Gregarinen unter dem Einfluß des Fastens 10, 422—423.  
— — — unter dem Einfluß der Jahreszeit 10, 424.

— — — Material 10, 419.

— — — unter Temperatureinwirkung 10, 423—424.

— — — bei Überernährung 10, 422, 425.

— — — Untersuchungsmethoden 10, 420.

— bei *Stenophora juli* 10, 425—430.

— bei *Stylorhynchus longicollis* 10, 430—432.

**Chromidialcysten** bei *Gregarina cuneata* Suppl. I 234.

**Chromidialkörper** bei *Amoeba doffleini* 6, 155—156.

**Chromidialnetz** 5, 67.

— bei *Lymphocystis johnstonei* 14, 343—344.

— bei *Monothalamien* 1, 7—8, 10.

— bei *Opalinopsis sepiolae* 5, 260.

— bei *Polythalamien* 1, 339.

— bei *Stomatophora coronata* 10, 233—235.

— der *Thalamophoren* 5, 130—135.

**Chromidialsubstanz** bei *Amoeba blattae* BÜTSCHLI 6, 14—15.

— von *Diffugia urceolata* 4, 245—253, 276—282, 288.

— bei Gregarinen aus dem Darne von *Amphiporus* sp. 16, 79.

— in der Protozoenzelle, Bedeutung 18, 36—45.

— Verhältnis zu Centrosom 8, 335—339.

**Chromidialsystem** bei *Bakterien* 12, 33—35, 38.

— bei *Entamoeba histolytica* 18, 215—219.

**Chromidialzustand** des *Blepharoplasten* bei *Crithidia melophagia* 12, 150.

**Chromidien** bei *Actinosphären* 1, 4—5; 5, 127—130.

— Allgemeines 13, 205.

— bei *Allogromia* sp. 9, 3.

— bei *Arcella vulgaris* EHRENBERG, Rolle 10, 461—462; 12, 204.

— von *Arcella vulgaris* EHRENBERG bei *Pseudopodiosporen*bildung 10, 450—451.

— bei *Arcella vulgaris* EHRENBERG, Verhältnis zu Primärkernen 10, 460—462.

— bei *Barrouxia spiralis* 18, 17.

— bei *Caryotropha mesnili* 18, 19, 38.

— bei *Chromidina elegans* 5, 249.

— im Cytoplasma bei *Aggregata eberthi* 12, 62, 69, 84.

— *Echinomera hispida* 9, 307.

— Literatur 10, 416—418.

— *Monocystis agilis* 14, 417.

— — *prorecta* 14, 417.

— Natur 12, 206—207, 209.

— bei *Nosema anomalum* 4, 9.

**Chromidien** des Parasiten in der Körperhöhle von *Ptychodera minuta* 20, 137.

— bei Protozoen 5, 126—144; 9, 337.

— reproduktive, der Protozoenzelle 18, 38, 41, 45.

— vegetative, bei *Opalina* 13, 300—301.

— — der Protozoenzelle 17, 38, 41, 45.

**Chromidienbildung** bei *Entamoeba histolytica* 18, 215—219.

— bei *Opalina ranarum*, Suppl. I, 10—13.

**Chromidienfrage** bei Protozoen 14, 239—247.

— bei *Tripleen* 14, 242—247.

**Chromidienzerfall** bei *Arcella vulgaris* EHRENBERG 12, 195.

**Chromidina** 5, 254—260.

— Kernverhältnisse 5, 254—260.

— systematische Stellung 5, 242.

**Chromidiogamie** bei *Arcella vulgaris* EHRENBERG 12, 192—200, 205, 206.

— — Kritik 14, 317.

— bei *Bacillus bütschli* 13, 206.

— bei *Diffugia urceolata* 12, 203.

— Historisches 12, 197, 203.

— Stadien 12, 199—200, 203.

**Chromidiumarten** 10, 460; 12, 205.

**Chromidiumkernapparat**, Differenzierung 12, 207.

— Tabelle 12, 208.

**Chromidiumüberreste** bei *Arcella vulgaris* EHRENBERG 12, 187.

**Chromosomen** 1, 28.

— bei *Actinosphaerium eichhorni* 5, 190.

— bei *Aggregata eberthi* 12, 80.

— bei *Amoeba horticola* 15, 23, 24.

— bei *Amoeba limax* 5, 184.

— bei *Boveria subcylindrica* var. *concharum* 20, 126—131.

— bei *Ceraten* 20, 38, 43.

— bei *Clepsidrina ovata* 11, 270.

— bei *Crithidia melophagia* 12, 150, 152.

— bei *Didinium nasutum* 7, 232.

— bei *Echinomera hispida* 11, 270.

— bei *Opalina saturnalisis* 13, 256, 261, 265.

— bei *Paramaecium bursaria* 4, 212.

— bei *Sphaeromyxa sabrazesi* 9, 366.

— bei *Stylorhynchus longicollis* 11, 270.

— bei *Trypanoplasma borreli* 7, 31.

— bei *Urospora lagidis* 11, 270.

— bei *Urospora travisiae* 20, 73.

— unpaarige, bei *Nina gracilis* 17, 56—57.

**Chromosomenbläschen** bei *Aulacantha* 14, 184.

**Chromosomenfrage** bei *Aulacantha* 14, 230—232.

**Chromosomenreduktion** bei *Opercularia coarctata* 9, 246—247.

**Chromosomenteilung** bei *Chilodon uncinatus* 12, 222—225.

— bei *Paramaecium aurelia* 10, 385—390

- Chromosomenzahl** bei Gregarinen 9, 37.  
 — bei Opalinen **Suppl. I**, 31, 32.  
 — Verminderung bei Opalina 13, 277.
- Chytridiaceen** 5, 221—239.
- Chytridiinea**, parasitische, bei Amoeba limax DUJARDIN 17, 1—18.
- Chytridiopsis** 17, 10.
- Ciliaten** 1, 189; 3, 1—143.  
 — Beziehung zwischen Conjugation und Sporenbildung 17, 303.  
 — Entoplasma 20, 204.  
 — heterotriche 2, 305—324.  
 — — histologische Differenzierung 2, 305—308.  
 — Kernphylogenie 13, 272—276.  
 — Lebensfähigkeit in verschieden starken Organstofflösungen 11, 318—322.  
 — Neurophane 2, 308—310.  
 — parasitische, Sporenbildung 17, 297—306.  
 — — Kernveränderungen bei der Sporenbildung 17, 302.  
 — Schilddrüseneinfluß auf die Fortpflanzungsfähigkeit 11, 322—323.  
 — Unterschiedsempfindlichkeit 11, 311—312.  
 — in Valoniazellen 4, 384—390.  
 — — Historisches 4, 384—385.  
 — Verhalten zu Giften 2, 310—319.  
 — Wirkung des Schilddrüsenextraktes 11, 309—325.
- Cilien** 6, 66—68.  
 — Achse 6, 76.  
 — Achsenfaden 6, 76—77, 78—81, 82.  
 — Aufbau 6, 76.  
 — Basalkörperchen 6, 86—87.  
 — Bau, feinerer **Suppl. I**, 118—119.  
 — Bewegung 6, 87—93.  
 — Bewegungsfähigkeit 6, 69—70.  
 — — aktive 6, 85—86.  
 — Beziehungen zu Geißeln 6, 74, 75, 77, 78.  
 — Contractilität 6, 87—88.  
 — Endstück 6, 73, 74.  
 — Färbung 6, 64—66.  
 — Form 6, 69—70, 75.  
 — der Infusorien 2, 119—124; 6, 61—110.  
 — Krümmung 6, 70, 71, 72.  
 — von Opalina 13, 210.  
 — Ösenbildung 6, 75.  
 — Präparate 6, 64—66.  
 — Struktur, basale 6, 93—101.  
 — — spiralförmige 6, 76.  
 — bei Tintinniden 15, 149—151.  
 — Untersuchungstechnik 6, 63—66.
- Cilienarbeit** bei Tintinniden 15, 183—184.
- Ciliophoren** 1, 171, 172, 189; 10, 140.  
 — Beziehung zu Plasmodiomen 1, 172—183.  
 — Doppelbefruchtung durch Conjugation 10, 141.  
 — Kennzeichen 1, 172—181.
- Ciliophoren**, somatisch-generativer Kern-dualismus 10, 140.
- Circoporidae**, Fortpflanzungsverhältnisse 14, 216.
- Cirren** 6, 81—82.  
 — der Infusorien 2, 138—140.
- Clathrella** foreli n. gen. n. sp. 2, 293—300.
- Clathrulina** elegans CIENKOWSKY 2, 279—281.
- Claustriavia** mobilis MASSART 9, 127—128.  
 — parva n. sp. 9, 129—130.
- Clemmys japonicus**, Wirt v. parasitischer Hämogregarine 18, 260—274.
- Clepsidrina** ovata, Auflösung d. ursprünglichen Kernes 6, 320.  
 — — Cystenunterschied 6, 330—332.  
 — — Fortpflanzung 6, 309—333.  
 — — Isogamie 6, 325.  
 — — Kernveränderungen 6, 314—318.  
 — — Kernvermehrung 6, 318—319.  
 — — Morphologisches 6, 311.  
 — — Reduktionskörperbildung 6, 322.  
 — — solitäre Encystierung 6, 329—332.  
 — — Sporoblasten, Bildung 6, 320—322.  
 — — — Conjugation 6, 323—324.  
 — — Sporocystenbildung 6, 324—329.  
 — — Syzygymbildung 6, 312—314.  
 — — Teilungsspindel 6, 315—318.
- Clepsidriden** 17, 83—100.  
 — Anisogamie 17, 99.  
 — geschlechtliche Entwicklung 18, 83—100.  
 — Geschlechtsverhältnisse 17, 30—31.  
 — Historisches über geschlechtliche Vermehrung 17, 83—87.  
 — Pathologisches der geschlechtlichen Entwicklung 17, 99—100.
- Clypeolina** marginata 8, 66—85.  
 — — Beschreibung 8, 67—68.  
 — — Ectoplasma 8, 77—78.  
 — — Entoplasma 8, 78—81.  
 — — Hülle, äußere 8, 68—74.  
 — — innere 8, 75—76.  
 — — Kern 8, 82—83.  
 — — systematische Stellung 8, 84.
- Cnidosporidia** 1, 188; 16, 349; 18, 257.
- Coccenparasitismus** bei Protisten 19, 252—253.
- Coccidien** 1, 184, 186; 6, 166; 8, 17—51; 10, 155.  
 — der Cephalopoden 2, 190—194.  
 — — Systematik 2, 190—194.  
 — aus dem Darm von Cerebratulus sp. (Barrouxia), Entwicklungsgeschichte 18, 11—47.  
 — in Darmcysten des Kaninchens 5, 122—125.  
 — aus Hirudineen, Historisches 9, 383.  
 — Infektion 2, 1—2.  
 — — künstliche 2, 48—69.

- Coccidien**, Untersuchungsmethoden 18, 1.  
 — Verhältnis zu Blutprotozoen 19, 94.  
**Coccidium** cuniculi 2, 13—72.  
 — — Historisches 2, 13—15.  
 — — Infektionsmodus 2, 46—68.  
 — — Sporocystenmembran 2, 37.  
 — — Sporulation 2, 16—46.  
 — — Sporulationsbedingungen 2, 39—46.  
 — — sporulationsfähige Cysten 2, 18—22.  
 — — Sporulationsvorgänge 2, 23—39.  
 — — Untersuchungsmethode 2, 16—18.  
 — — Wirkung des Pankreassaftes auf Sporozoitcn 2, 61, 68.  
 — — falciforme, aus *Herpobdella atomaria* CARENA 9, 382—429.  
 — — Kernplasmarelation **Suppl. I**, 196—197.  
 — — Schizogonie **Suppl. I**, 195—197.  
 — — parasitisches von *Tineola biseliella*, *Adelea mesnili* 2, 1—12.  
**Coccidiencysten**, Wirkung von Duodenalsaft 2, 51—55, 68.  
**Coccidiomorpha** 1, 184.  
**Coccolithophoriden** 1, 89—165.  
 — Auftreten 1, 153—158.  
 — Bau 1, 108—119.  
 — Bildung 1, 151—153.  
 — Entwicklung 1, 121—124.  
 — Fangmethoden 1, 143.  
 — Gallerthülle 1, 112.  
 — Historisches 1, 93—106.  
 — Hüllenstruktur 1, 112—119.  
 — Literatur 1, 106—107.  
 — Menge im Meere 1, 148—150.  
 — Schale 1, 113—119.  
 — System 1, 127—143.  
 — systematische Stellung 1, 124—127.  
 — Untersuchungsmethoden 1, 144—145.  
 — Verbreitung 1, 145—148.  
 — Vermehrung 1, 119—121.  
 — Vorkommen 1, 146—148.  
 — Zellbau 1, 108—112.  
**Coccolithophorinae** 1, 136—143.  
**Coccolithophora** 1, 137—139.  
**Coeliopodium** ambiguum n. sp. 3, 405—408.  
 — crassiusculum PENARD 17, 265.  
 — obscurum PENARD var. 2, 249—250.  
 — opalinum n. sp. 2, 258—254.  
 — spumosum n. sp. 3, 401—405.  
**Codosiga** botrytis EHRENBURG 5, 336—338.  
**Coleps** NITZSCH 2, 87—89.  
 — — Wimperapparat 2, 87.  
**Coelanthemum** n. gen. 9, 168—169.  
 — auloceroideus n. sp. 9, 168—169.  
**Coelechinus** n. gen. 9, 162—163.  
 — wapiticornis n. sp. 9, 162.  
**Coelodecas** ambulacrum n. sp. 9, 167.  
 — furcata n. sp. 9, 166.  
 — HÄCKEL 9, 166—168.  
**Coelodecas** pumilio n. sp. 9, 166.  
 — pygmaea n. sp. 9, 167.  
**Coelodendridae** sensu lato 9, 161.  
**Coelodendriden**, Beziehungen zu anderen Radiolariengruppen 9, 159—160.  
 — ontogenetische Entwicklung des Skelets 9, 160—161.  
 — systematische Beziehung zu Coelographiden 9, 157, 158.  
**Coelodendrum** ramosissimum, Galea 9, 143.  
**Coelodiceras** n. gen. 9, 162.  
 — macropylum n. sp. 9, 162.  
 — spinosum n. sp. 9, 162.  
**Coelodryminae** 9, 163.  
**Coelodrymus** HÄCKEL 9, 163.  
 — lanceolatus n. sp. 9, 163.  
**Coelodorinae** 9, 161.  
**Coelographiden**, Bedeutung der Galeahöhhlung 9, 151—156.  
 — Bedeutung der Rhinocauna 9, 151—156.  
 — Skelet, Entwicklung 9, 139—169.  
 — — Statik des 9, 139—169.  
 — Skeletelemente, radiale 9, 142.  
 — systematische Beziehung zu Coelodendriden 9, 157—158.  
**Coelographis**, Gitterschale, äußere 9, 141.  
 — innere Schale 9, 141.  
 — Weichkörper 9, 142.  
 — acuta n. sp. 9, 164.  
 — antarctica 9, 140.  
 — — n. sp. 9, 165.  
 — coronata n. sp. 9, 165.  
 — HÄCKEL 9, 164—166.  
 — palmata n. sp. 9, 165.  
 — pusilla n. sp. 9, 165.  
 — regina HÄCKEL 9, 165.  
**Cölm** bei *Placobdella catenigera* 20, 264—265.  
**Cölmgregarinen** der Arthropoden 4, 137—142.  
 — monocystide 4, 111—118.  
 — — Monocystidae, Bau der Sporocyten 16, 195.  
**Coeloplegminae** 9, 169.  
**Coelotetraceras** n. gen. 9, 163.  
 — xanthacanthum n. sp. 9, 163.  
**Coelotholinae** 9, 162.  
**Coelothyrsinae** 9, 164.  
**Coelothyrsus** n. gen. 9, 164.  
 — cypripedium n. sp. 9, 164.  
**Colliden** 1, 59—88; 6, 245—271.  
 — Einteilung 1, 78—82.  
 — Familien 1, 78—82.  
 — im System der Radiolarien 1, 82—87.  
 — Verwandtschaftsverhältnisse zu Polyzoen 1, 83—87.  
**Collosphaera** 19, 147—150.  
 — Merozoiten 19, 149.  
 — Schizonten 19, 148.  
 — Skeletentstehung 19, 149—150.

- Collozoum** 19, 150—152.  
 — innerme 19, 152—156.  
**Colpidien**, Altern 18, 224.  
 — Giftpwirkungen 18, 222.  
 — Gift- und Gegengiftpwirkung 18, 243—244.  
 — Pellicula 18, 230—231.  
 — Protoplasma 18, 227.  
 — Protoplasmaflüssigkeitstruktur 18, 227—229.  
 — Wirkung der Alkaloide unter Einfluß von Alkali und Säuren 18, 238—242.  
 — alternde, Kernplasmarelation 18, 225.  
**Colpidienkulturen** 18, 223—224.  
**Colpidienprotoplasma**, Wirkung der Alkaloide 18, 232—238.  
**Colpidiumzelle**, Teilungsfähigkeit, unter Wirkung von Äther 20, 213—215.  
 — — Wirkung von chemischen Substanzen 20, 216—218.  
 — — Wirkung von Saponin 20, 213.  
**Colpoda**-Arten 12, 272.  
 — cucullus, Parasit 18, 275—277.  
 — steini, Conjugationsbedingungen 9, 203—214.  
 — — Einfluß der Dichtigkeit auf die Conjugation 9, 203—209, 287.  
 — — Einfluß der Flüssigkeiten auf die Conjugation 9, 209—212.  
 — — Einfluß der geschlechtslosen Generationen 9, 212—214.  
**Commensale** Algen der *Peneroplis pertusus* 10, 57—81.  
**Commensalen**, symbiontisches Verhältnis zu Foraminiferen 10, 77—81.  
**Conchariden**, Fortpflanzungsverhältnisse 14, 217.  
**Conidien** des *Basidiobolus lacertae* EIDAM 2, 394—396.  
**Conjugation** bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 10, 455—460.  
 — Auffassung 14, 266.  
 — Bewirkung sexueller Differenzierung 12, 243, 247, 258—260, 270.  
 — bei *Boveria subcylindrica* var. *concharum* 20, 126—131.  
 — Bedingungen bei *Chilodon uncinatus* (EHRENBURG) 9, 214—215.  
 — bei *Chilodon*, biometrisches Studium 12, 236—255, 270.  
 — cytologische Untersuchungen bei *Chilodon* 12, 217—236, 270.  
 — der Exconjuganten bei *Chilodon* 12, 233, 270.  
 — Beziehung zu Sporenbildung bei Ciliaten 17, 303.  
 — bei *Clepsidrina ovata* 6, 323—324.  
 — Bedingungen bei *Colpoda Steini* MAUPAS 9, 203—214.  
 — Einfluß der Dichtigkeit der Kultur bei *Colpoda steini* 9, 203—209, 287.  
**Conjugation**, Einfluß der Flüssigkeiten bei *Colpoda steini* 9, 209, 212.  
 — Einfluß der geschlechtslosen Generationen bei *Colpoda steini* 9, 212—214.  
 — bei *Didinium nasutum* O. F. MÜLLER 7, 229—258.  
 — bei *Didinium nasutum* O. F. MÜLLER, Einleitung 7, 231—232.  
 — Definiton 14, 266.  
 — bei *Didinium nasutum*, Material 7, 229—231.  
 — bei *Diffugia urceolata* 4, 258—259, 283—285, 288.  
 — bei *Gregarina polymorpha* 1, 406.  
 — bei *Haemogregarina stepanovi* 17, 322—333, 365.  
 — der Geschlechtstiere bei *Haemogregarina stepanovi* 20, 274—275.  
 — bei Hefepilzen 2, 335—336.  
 — bei Infusorien 9, 195—196; 12, 213—276.  
 — Untersuchungsmethoden bei Infusorien 9, 197—202.  
 — bei *Licnophora auerbachii* 3, 16.  
 — physiologische Betrachtungen bei *Licnophora auerbachii* 3, 19—21.  
 — bei *Loxodes rostrum* 20, 89—95.  
 — Nomenklatur 14, 266.  
 — bei *Opalina intestinalis* 4, 58—60.  
 — bei *Opercularia coarctata* 9, 249—251.  
 — bei *Opercularia coarctata* zwischen Verwandten 9, 217.  
 — bei *Paramaecium aurelia* (caudatum) 10, 375—415.  
 — bei *Paramaecium aurelia* (caudatum) cytologische Erscheinungen 10, 383—396.  
 — — — Material 10, 378.  
 — *Micronucleus* bei *Paramaecium aurelia* 10, 383—384.  
 — von *Paramaecium aurelia*-Spindeln, 10, 383—394.  
 — bei *Paramaecium aurelia*, Untersuchungsmethoden 10, 378—379.  
 — bei *Paramaecium bursaria* FOCKE 4, 199—239.  
 — normaler Verlauf bei *Paramaecium bursaria* 4, 209—225.  
 — bei *Paramaecium caudatum* 1, 58, 60.  
 — bei *Selenidium pendula* 16, 110.  
 — Anisogameten, bei *Spaeractinomyxon stolci* 6, 287—288.  
 — bei *Stylonychienkulturen* Suppl. I, 56.  
 — der Tintinniden 15, 179—182.  
 — bei *Trachelius ovum* 2, 471.  
 — bei *Trachelocerca phoenicopterus* 13, 103.  
 — bei *Trypanosoma balbiani* 7, 147.  
 — bei *Trypanosoma lewisi*, der Kerne 19, 123, 124, 125, 126.  
 — bei Trypanosomen 18, 65—73.  
**Conjugationsbedingungen** bei *Opercularia coarctata* 9, 216—223.

- Conjugationsphaenomene** bei Opercularia coarctata 9, 223—256.
- Conjugationsstadien** bei Licnophora auerbachii 6, 17—18.
- anormale bei Paramaecium bursaria 4, 233—235.
- Conjugationstrieb** bei Depression der Protozoenzelle **Suppl. I**, 62—64.
- Conjugationsvorgang** bei Paramaecium aurelia 10, 380—382.
- bei Trachelocerca phoenicopterus 13, 90—96.
- Contractile Vacuolen** bei Choanoflagellaten 16, 175—176.
- Vacuole der Tintinnodeen 18, 170, 182.
- Copromonas major** n. sp., Bau 15, 300—313, 304.
- — Bau feinerer 15, 309—313.
- — Beobachtungen am Lebenden 15, 306—309.
- — Copulation 15, 312.
- — n. sp., Entwicklungsgeschichte 15, 300—313.
- Copromonas major**, systematische Stellung 15, 305.
- Züchtung auf Agar-Agar 15, 300—304.
- Copula** bei Gregarinen 17, 126.
- Copulation** bei Amoeba blattae BÜTSCHLI 16, 166—168.
- bei Amoeba diploidea 15, 34—35.
- bei Basidiobolus lacertae EIDAM 2, 384—392, 412.
- bei Blutprotozoen 19, 93.
- bei Copromonas major 15, 312.
- Definition 14, 265.
- bei Diffugia urceolata 4, 256—257, 285—286, 288.
- bei Entamoeba blattae 20, 164—167.
- bei Gregarina muniere 17, 92, 97—99.
- bei Hoplorhynchus oligacanthus 17, 75.
- bei Mastigella vitrea **Suppl. I**, 139—141.
- bei Mastigospora murmanica 18, 131.
- Nomenklatur 14, 265.
- bei Nosema bombycis des Amöboidkeims 16, 327.
- bei Opalina im Frühling 13, 289—295.
- Erscheinungen vor und während, bei Opalina im Frühling 13, 276—295.
- bei Opalina ranarum **Suppl. I**, 26—32.
- bei Ophryocystis 8, 188—189.
- bei Phialoides ornata 17, 79.
- der männlichen und weiblichen Gameten 13, 44—45.
- von Plasmodium praecox in der Stegomyia fasciata 13, 44—45.
- bei Sporozoen der Insekten 14, 28.
- bei Stylorhynchus 3, 322—323.
- bei Trypanosoma lewisi in der Rattenlaus 15, 329.
- hypothetische, bei Zoochlorellen 10, 75.
- Copulation**, hypothetische bei Zooxanthellen 10, 75.
- Copulationscysten** von Lambliia intestinalis 12, 7.
- Copulationsprozeß** bei Microklossia 14, 26—31.
- Copulationsvorgänge** bei Flagellaten 2, 205—208.
- Cornucella** 9, 435—437.
- Cornuspira** 9, 40—44.
- Corticalplasma** bei Campanella umbellaria 7, 91—92.
- bei Epistylis plicatilis 7, 181.
- bei Vorticella monilata 7, 406—407.
- Corycea aculeata** (GREEFF) (Pseudochlamys aculeata GREEFF) 17, 266.
- penardi Awerinzew 17, 266.
- Corycia flava** GREEFF sp. 2, 254.
- — (GREEFF) (Amphizonella flava GREEFF) 17, 266.
- Corythion dubium** TARANEK 2, 272.
- pulchellum PENARD 2, 272.
- Costia** Leclercq, 3, 84—85.
- necatrix (HENNEGUY) 3, 85—91.
- — Kernverhältnisse 3, 88.
- Crithidia campanulata** n. sp. 2, 186—188.
- gerridis, Bewegung im Flagellatenstadium 12, 137.
- gerridis, Beziehung zu Pontobdella muricata 12, 143.
- — Entwicklung 12, 140.
- — Entwicklungszyklus 12, 131—146.
- — feinerer Bau 12, 133.
- — Geißel 12, 134—138.
- — Infektion 12, 139.
- — Längsteilung 12, 137.
- — Material 12, 132.
- — Teilung 12, 135.
- — Untersuchungsmethoden 12, 133.
- LÉGER 2, 185—188.
- melophagia 12, 147—153.
- — Bau 12, 148—152.
- — Chromidialzustand der Blepharoplasten 12, 150.
- — Fixierung 12, 148.
- — Ookineten 12, 152.
- — Ruhestadien 12, 150—151.
- — Systematische Stellung 12, 152.
- — Untersuchungsmethoden 12, 148—149.
- minuta n. sp. 2, 185—186.
- muscae domesticae 13, 19—22.
- Crithidiaartige** Flagellaten, systematische Stellung 19, 97.
- Crithidiaformen** bei Trypanosomen 15, 270—271, 283.
- Crustaceen**, decapode, Arten 12, 99.
- — Aggregata eberthi des Tintenfisches 12, 95—98.
- Crustaceengregarinen** 17, 101—119.
- Cryptomonas schaudinni** n. sp. 10, 61—72

**Cubosphäriden** 10, 118—119.

**Cuticula** von *Anoplophrya paranaidis* 16, 86.

— bei *Ophryoscolecidae* 19, 44—45;  
s. auch Hülle.

**Cyanophyceen** 1, 41—50.

— Centralkörper, Färbung 1, 45.

— Kernnatur des Centralkörpers 1, 41—50.

— Teilungsprozeß des Centralkörpers 1, 47—48.

— metachromatische Körper 19, 299.

— Literatur 1, 57.

**Cyclidium glaucoma** 6, 72.

**Cyclische Fortpflanzung** Suppl. I, 73—78.

— Fortpflanzung und Protozoenkultur  
Suppl. I, 77.

— Veränderungen des Caryosoms bei  
*Entamoeba histolytica* 18, 213.

— — bei *Entamoeba tetragena* 15,  
272, 18, 213.

— — — der Metazoen 10, 325, 15, 40.

— — — bei *Myxobolus pfeifferi* 11, 268.

— — — der Protozoen 10, 324—325.

— — — bei *Wagnerella borealis* 17, 167  
—168.

— — bei Centrosomen 9, 30.

**Cyclospora caryolytica**, Blepharoplast 9,  
29.

**Cyrtellarien** aus großen Meerestiefen 10,  
114—126.

— Kennzeichen 10, 115.

**Cysten** der *Amoeba blattae* BÜTSCHLI 6,  
20—23, 16, 165—166.

— dunkle, bei *Amoeba blattae* 16, 154—158.

— helle, bei *Amoeba blattae* 16, 158—161.

— von *Amoeba limax* 5, 179—182.

— von präparierten *Amoeba muris* Suppl.  
I, 177—180.

— von *Amoeba salina* 6, 127—128.

— von *Amoeba salteti* 19, 168—169.

— von *Diffugia urceolata* 4, 264, 288.

— von *Doliocystis légeri* 16, 124—125.

— von *Gymnodinium fucorum* 19, 182—183.

— von *Henneguya acerinae* 7, 190.

— von *Henneguya nüsslini* 6, 56.

— von *Haemoproteus columbae*, Merozoiten  
12, 163—164.

— von *Haemoproteus columbae*, im peri-  
pheren Kreislauf 12, 164.

— von *Herpetomonas lygaei* 13, 5.

— von *Myxobolus neurobeus* 6, 50—51.

— von *Nina gracilis*, Pathologie 17, 67—68.

— große, von *Nosema anomalum* 4, 21—30.

— der parasitischen Flagellaten des  
Wiederkäuermagens 19, 71.

— der parasitischen Infusorien des Wieder-  
käuermagens 19, 71.

— von *Pelomyxa palustris* 8, 153—154.

— von *Trichomonas intestinalis* des  
Frosches 18, 116.

— — — — der Ratte 18, 116.

— der *Urospora travisiae* 20, 72—73.

**Cysten**, sporulationsfähige, bei *Coccidium*  
*cuniculi* 2, 18—22.

**Cystenarten**, Bedeutung der zwei bei  
*Amoeba blattae* 16, 160—161.

**Cystenbildung** bei *Amoeba limax* 5, 180  
—182.

— bei *Ceratium* 19, 197—200.

— bei *Entamoeba histolytica* 18, 215—219.

— bei *Haemoproteus columbae* 12, 162—  
164.

— bei *Opalina ranarum* 1, 16—19.

**Cystenentwicklung** von *Plasmodium prae-*  
*cox* im Magen der *Stegomyia fasciata*  
13, 53—59.

**Cystenformen**, anormale, bei *Gymno-*  
*dinium fucorum* 11, 356.

**Cysteninhalt** bei *Diffugia urceolata*, Bau  
4, 266—269.

— Entwicklung 4, 269—276.

**Cystenparasiten** bei Gregarinen 17, 126.

**Cystenunterschied** bei *Clepsidrina ovata*  
6, 330—332.

**Cystenzahl**, *Plasmodium praecox* bei  
*Stegomyia fasciata* 13, 58.

**Cystobia** 16, 203.

— chiritotae n. sp. 7, 106—122.

— — — Fortpflanzungsmethode 7, 114—  
122.

— — Systematische Stellung 7, 121—122.

— — Untersuchungsmethoden 7, 107.

— — Wachstumsperiode 7, 107—114.

**Cystobiidae** 16, 123.

**Cytologie** der Trypanosomen 12, 168—172.

**Cytologisches** über parasitische Bacillen  
12, 9—43.

— über *Stomatophora coronata* 10, 223—  
240.

— über die Copula von *Stylorhynchus* 3,  
340—342.

**Cytologische Differenzierung** der Conju-  
ganten bei Gregarinen 17, 121—122.

— Untersuchungen über die Conjugation  
von *Chilodon* 12, 217—236, 270.

**Cytopharynx** von *Didinium nasutum* 5,  
289—292.

**Cytoplasma** während der Entwicklung von  
*Aggregata eberthi* 12, 61—64.

— von *Entamoeba blattae* 20, 146—147.

— von *Gregarina ovata* 4, 69—71.

— bei *Nina gracilis*, im ersten Encystie-  
rungsstadium der männlichen 17, 43—45.

— bei *Nina gracilis*, im ersten Encystie-  
rungsstadium der weiblichen 17, 45—46.

— von *Trypanoplasma heliciis* 14, 370—372.  
s. auch Plasma.

**Cytoplasmakügelchen**, Beziehung zu  
Chromatin 13, 269—272.

**Cytoplasmateilung** bei *Entamoeba blattae*  
20, 155.

**Cytosarc** von *Didinium nasutum* 5, 284  
—303.

## D.

- Dactylophoriden**, Geschlechtsverhältnisse 17, 32.
- Darm** von *Portunus depurator* 12, 53—56.  
— der *Tenebrio molitor*-Larve 4, 355—357.
- Darmepithel** von *Blaps* 4, 337—338.  
— der Tracheaten 4, 335—383.
- Darmgregarinen** 9, 300—309.  
— der Anneliden 4, 142—147.  
— monocystide 4, 101—111.  
— polycystide, der Arthropoden 4, 122—136.  
— — der Myriapoden 4, 136—137.
- Darmform** des *Basidiobolus lacertae* EDAM 2, 370—374, 398—401.
- Dauercysten** des *Mycterothrix tuamotuensis* 20, 234—236.
- Dauerform** des *Basidiobolus* im Eidechsen-darm 2, 370—374.
- Deckplättchen** bei *Tintinniden* 15, 141—147.
- Defäkation** bei *Amoeba doleini* 6, 150.  
— bei *Amoeba terricola* 17, 227—231.  
— bei *Choanoflagellaten* 16, 183.  
— bei *Peneroplis pertusus* 10, 11—13.
- Degeneration** im Alter bei Infusorien 9, 272—281.  
— bei Encystierung von *Actinophrys sol* 12, 308.  
— des Kernes bei *Aulacanth* 16, 17.  
— fettige, Entoplasma von *Aulacanth* 16, 10—11, 13.  
— Kern bei fettiger, von *Aulacanth* 16, 8—10, 11.  
— Erscheinungen fettiger, bei tripyleen Radiolarien 16, 1—24.  
— fettige, des Zellplasmas bei *Aulacantha scolymantha* 16, 16, 18.  
— physiologische, von *Amoeba proteus* 8, 281—293.
- Degenerationserscheinungen** bei *Actinosphaerium eichhorni* 19, 269—272.  
— des *Bacillus sporonema* 2, 430—432.  
— in Futter- und Hungerkulturen 19, 266—282.
- Degenerationsvorgänge** bei Protisten 16, 20—21.
- Degenerative Hyperregeneration** bei Protozoen 3, 60—63.  
— Umwandlung des *Macronucleus* bei *Chilodon uncinatus* 12, 230—231.  
— Veränderungen im Muskel von *Myxobolus pfeifferi* 11, 304.  
— Vorgänge bei Gregarinen des Mehlwurmdarms **Suppl. I**, 213—229.  
— — Erscheinungsursachen der, bei Gregarinen des Mehlwurmdarms **Suppl. I**, 225—227.
- Dendromonas laxa** (KENT) 9, 122—127.  
— — Bau 9, 125.  
— — verglichen mit *Anthophysa* 9, 125, 126.
- Depression** der Geschlechtszellen der Metazoen **Suppl. I**, 67—82.  
— der Protozoenzelle **Suppl. I**, 43—82.
- Depressionszustand** bei *Actinophrys sol* 12, 281, 291, 309, 310, 311.  
— bei Bakterien 10, 295.  
— bei *Bacterium anthracis* 10, 247—305.  
— bei *Paramaecium caudatum* **Suppl. I**, 57—58.  
— der Protozoen und Bakterien 10, 295.  
— Historisches bei Protozoen 1, 43—44, 58—59.  
— bei *Stylonychienkulturen* **Suppl. I**, 47—56, 59.  
— in der Wachstumsperiode der Geschlechtszellen bei Metazoen **Suppl. I**, 69—70.
- Desinfektion** des Pansens 19, 52—54.
- Desinfektionsversuche** des Pansens 19, 54—58.
- Desmarella moniliformis** SAVILLE-KENT 5, 333—335.
- Deutoblasten** bei Mikroklössen 14, 39—42.
- Diaden** bei *Chilodon uncinatus* 12, 223—224, 270.
- Diatomeen** 1, 420—461.  
— Auxosporenbildung 1, 439.  
— — asexuelle Typen der 1, 440—447.  
— — sexuelle Typen der 1, 447—456.  
— centrifugale Membranfortsätze 1, 426—429.  
— Chromatophoren 1, 437.  
— extramembranöses Protoplasma 1, 426.  
— farblose 1, 438.  
— Gallertporen 1, 425.  
— Literatur 1, 421—461.  
— Membranbau 1, 422—429.  
— Ortsbewegung 1, 429—433.  
— Protoplasma 1, 434.  
— Zellkern 1, 434—437.
- Diakinese** beim Kern der *Arcyria cinerea* 9, 184, 185, 193.
- Dicercomonas muris** **Suppl. I**, 193—195.
- Dicystideen** 4, 155.
- Dicystine** Tripyleenarten 14, 227—228.
- Didinium nasutum** O. F. MÜLLER, Befruchtung 7, 242—245.  
— — Bewimperung 5, 285.  
— — Conjugation 7, 229—258.  
— — Cytopharynx 5, 289—292.  
— — Cytosarc 5, 284—303.  
— — feinerer Bau 5, 281—321.  
— — Fibrillen 5, 286—289, 291.  
— — Kern 5, 303—315.  
— — Kernteilung 5, 308—315.  
— — Nahrungsaufnahme 5, 293—295.

- Didinium nasutum**, Nahrungsvacuole 5, 300.  
 — normaler Zustand nach Befruchtung 7, 248—256.  
 — Plasma 5, 285.  
 — Reifeteilungen 7, 232—236.  
 — Reusenapparat 5, 289.  
 — ruhender Kern 5, 303—308.  
 — Strahlungserscheinungen 7, 246—249.  
 — Teilung des Geschlechtskernes.  
 — Teilungsvorgang 7, 233—236.  
 — Untersuchungsmethoden 5, 282—284.  
 — Verhungerung 5, 300—303, 313—314.
- Differenzierung** des Spirochätenkörpers in zwei verschiedene Substanzen 9, 104; s. auch geschlechtliche Differenzierung.
- Diffugia constricta** EHRENBURG. 2, 256; 17, 265.  
 — globulosa DUJARDIN 2, 256.  
 — fallax PENARD 2, 256.  
 — lucida PENARD 2, 256; 17, 265.  
 — minutissima n. sp. 3, 410—413.  
 — pyriformis PERTY 10, 255.  
 — — Radiumeinwirkung 5, 363.  
 — septentrionalis n. sp. 8, 89—90.  
 — urceolata CARTER 4, 240—295.  
 — — Bau 4, 234—245.  
 — — Bau des Cysteninhalts 4, 266—269.  
 — — Biologisches 4, 242.  
 — — Biologisches über die Encystierung 4, 264—266.  
 — — Chromidialsubstanz 4, 276—282, 288.  
 — — Chromidialsubstanzbau 4, 245—253.  
 — — Conjugation 4, 258—259, 283—285, 288.  
 — — Copulation 4, 256—257, 285—286, 288.  
 — — Cyste 4, 264, 288.  
 — — Cysteninhaltentwicklung 4, 269—276.  
 — — encystierte 4, 263—276.  
 — — Encystierungsvorbereitungen 4, 259—263.  
 — — urceolata im Frühling 4, 242—245.  
 — — Plasmakugeln 4, 286—288.  
 — — Plastogamie 4, 253—255, 286, 288.  
 — — Schalenbau 4, 241—242.  
 — — unencystierte 4, 241—263.  
 — — Untersuchungsmethoden 4, 240—241.  
 — — Verschmelzungserscheinungen 4, 253—259.
- Dileptus**, Encystierungsvorgang 3, 64—68.
- Dimastigamoeba agilis** n. sp. 3, 77—79.  
 — simplex n. sp. 3, 76—77.
- Dimorpha mutans** 9, 108—114.  
 — — Centralkorn 9, 113—114.  
 — — Geißeln 9, 110.  
 — — Kernstruktur 9, 112.  
 — — Morphologisches 9, 109—112.
- Dimorphismus** der Foraminiferen 19, 25—26, 104, 105.  
 — geschlechtlicher bei Protistenzellen 9, 31.
- Dinoflagellaten** 19, 42, 178—206.  
 — Historisches 19, 178—179.  
 — Kernteilung 19, 200—201.  
 — Material 19, 179—180.  
 — Untersuchungsmethoden 19, 180—181.
- Dinophysida** STEIN Fam. 19, 42.
- Diplocystis cerci** n. sp. 3, 360—361.  
 — major, Sporocyten 16, 201.
- Diplocllamys fragilis** n. sp. 17, 266, 272—275.  
 — — Beziehung zu *D. leidy* 17, 274—275.  
 — — Schale 17, 272—273.  
 — — gruberi n. sp. 17, 267, 282—285.  
 — — leidy Greeff 17, 266, 270—272.  
 — — — Bau 17, 271.  
 — — Beziehung zu *D. fragilis* 17, 274—275.  
 — sp. Unterscheidungsmerkmale von 17, 286, 287.  
 — — timida n. sp. 17, 269, 275—279.  
 — — Bau 17, 276—278.  
 — — vestita (PENARD) 17, 267, 279—282.
- Discoglossus pictus**, Wirt von parasitischen Infusorien 4, 43—63.
- Discophrya gigantea** 4, 43—53.  
 — — Excretionskanal 4, 46—49.  
 — — Kern 4, 45.  
 — — Kernverhältnisse 4, 51—52.  
 — — Vermehrung 4, 49—52.
- Discosphaera** HAECKEL 1, 140—142.
- Doliocystidae** LABBÉ 16, 122.
- Doliocystis** sp., Systematisches 16, 119—121.  
 — — elongata (MINGAZZINI) 16, 112—123.  
 — — Bewegung 16, 117.  
 — — Beziehung zu *Lankesteria ascidia* 16, 119.  
 — — Entwicklung 16, 113—116.  
 — — feinerer Bau 16, 117—119.  
 — — Kennzeichen 16, 121—122.  
 — — elongata, Morphologisches 16, 113, 116.  
 — — systematische Stellung 16, 122—123.  
 — — légeri n. sp. 16, 123—125.  
 — — Cysten 16, 124—125.
- Doppelbefruchtung** durch Conjugation bei Ciliophoren 10, 141.
- Doppelcysten** bei Porospora 17, 110—111.
- Doppelkernigkeit** bei *Amoeba diploidea* 15, 31, 32.  
 — bei Ciliophoren 10, 130.  
 — bei Infusorien 15, 86—90; 16, 89.  
 — bei *Myxocystis* 18, 251—252.  
 — der Protistenzelle 10, 308—320.  
 — der Protozoenzelle 5, 141.  
 — somatisch generative 10, 140.  
 — der tierischen Zelle 8, 339—341.  
 — bei Trypanosomen 15, 290;  
 s. auch Kerndualismus, Zweikernigkeit.
- Doppelschalen** der Foraminiferen außer Orbitoliden 1, 235—237.

**Doppelschalen** Gestaltsformen bei Foraminiferen 1, 195—197.

- der Foraminiferen, Literatur 1, 232—235.
- der Orbitoliden 1, 193—296.
- biplanale der Orbitoliden 1, 216—223.
- bivalente komplanale der Orbitoliden 1, 208—216.
- gekreuzte der Orbitoliden 1, 273—274.
- univalente der Orbitoliden 1, 203—208.
- der Orbitoliden, Bezeichnungsweise 1, 197—203.
- Druckverhältnisse beim Verschmelzen bei Orbitoliden 1, 239—247.
- der Orbitoliden, Literatur 1, 231—232.
- Mechanisch-Theoretisches bei Orbitoliden 1, 237—283.
- entwicklungsmechanische Bedingungen bei Orbitoliden 1, 266—272.
- Mehrfachverschmelzungen bei Orbitoliden 1, 225—226.

**Dotterbildung** der Metazooeier 11, 156—161.**Drehkrankheit** der Salmoniden 5, 145—166.

- Ätiologie 5, 154.
- Erreger 5, 149—150.
- Infektion 5, 156.
- infektiöses Granulom 5, 158.
- Symptome 5, 146—148, 157.

**Druckverhältnisse** beim Verschmelzen der Orbitolidendoppelschalen 1, 239—247.**Druckwirkungen** bei Chlamydox montana 4, 323—325.**Druppliden** 10, 119.**Dualismus** der Kernsubstanz bei Coccidien 18, 44.

- bei Myxosporidien 18, 43.
- des Zellkerns 10, 140; 11, 169—175. s. auch Binuclearität, Doppelkernigkeit und Kerndualismus.

**Dunaliella salina** aus Salinenwasser aus Cagliari 6, 111—130.

- Aplanosporen 6, 125.
- Aussehen 6, 114—116.
- Färbung 6, 115—116.
- Fortpflanzung 6, 120—125.
- Gestalt 6, 114—116.
- Kern 6, 117—118.
- Körnchen 6, 118—119.
- Präparate 6, 116—117.
- Pyrenoid 6, 119—120.
- systematische Stellung 6, 113.
- Teilung 6, 120—123.
- Zoosporen 6, 120.

**Dunkelfeldapparat** 20, 202.**Dysenterie**, Erreger 12, 4—8, 18, 205—210.**E.****Echinomera hispida**, Bewegung 9, 308.

- Bildung der Sporocysten 9, 338—341.

## — Caryosomvermehrung 9, 306.

- Entstehung des Caryosoms 9, 304—306.

## — Eierbildung 9, 326—327.

- Entstehung der Microgameten 9, 328—332.

## — Entwicklung 9, 297—345.

## — Fortpflanzung 9, 297—345.

## — Fortpflanzungsperiode 9, 309—342.

## — Macrogameten, Reifung 9, 332—336.

## — Material 9, 298.

## — Mitose, erste 9, 311—314.

## — weitere 9, 314—324.

## — Plasmainschlüsse 9, 306—308.

## — sexuelle Unterschiede bei Darmgregarinen 9, 310.

## — Sporozitenentwicklung 9, 300—304.

## — Untersuchungsmethoden 9, 298—300.

## — Verhalten der Syzygiten bis zur Gametenbildung 9, 324—326.

## — Zerstreuung der Sporocysten 9, 341.

**Ectoplasma** bei Amoeba blattae BÜTSCHLI 6, 10.

- Blasen mit Fettkügelchen bei Aulacantha 16, 14.

## — von Campanella umbellaria 7, 78—95.

## — Hülle, äußere, bei Campanella umbellaria 7, 79—81.

## — von Chlamydox montana 4, 300—302.

## — von Clypeolina marginata 8, 77—78.

## — von Epistylis plicatilis 7, 175—184.

## — von Gregarinen 4, 165—171.

## — von Lieberkühnia paludosa 8, 230.

## — von Myxobolus pfeifferi 11, 296.

## — von Vorticella monilata 7, 398—408.

**Ectoplasmakügelchen** bei Opalina 13, 212—215.**Ectosarc** bei Opalina 13, 211—215, 252—254.

## s. auch Ectoplasma.

**Ectosarkkügelchen**, Ursprung bei Opalina 13, 246—247.**Eimeria subepithelialis** n. sp. 6, 166—174.

## — Macrogametocyten 6, 170—171.

## — Microgametenentwicklung 6, 168—170.

## — pathologisch-anatomisches Bild von 6, 172—173.

## — Schizogonie 6, 167—168.

## — Sporocysten 6, 171—172.

**Einkapselung** von parasitischen Flagellaten und Infusorien des Wiederkäuermagens 19, 67—69.

**Einschlüsse** der Centralkapsel von Aulacantha 16, 3—7.  
 — des Entoplasmas bei Gregarinen 4, 171—173.  
 — im Körper von Pelomyxa palustris 8, 129.  
**Eiweißkugeln** von Amoeba proteus 6, 29—34.  
**Eizelle** und Protozoenzelle verglichen 10, 433—435.  
**Elaterenbildung** bei Oligonema nitens 9, 187—192.  
**Elateroplast** der Myxomyceten 9, 191.  
**Ellipsoiden** 10, 119.  
**Embiidae**, systematische Stellung 3, 365.  
**Encystierung** bei Actinophrys sol 12, 277—311, 294—298.  
 — Degeneration bei Actinophrys sol 12, 308.  
 — histologische Vorgänge bei Actinophrys sol 12, 299—309.  
 — Kernvorgänge bei Actinophrys sol 12, 301—306.  
 — bei Actinosphaerium eichhorni 13, 168—171, 190—192.  
 — bei Amöben 15, 9—11.  
 — bei Amoeba blattae 16, 151—154, 165—166; 20, 161—162.  
 — bei Amoeba muris Suppl. I, 174—177.  
 — bei Amoeba vespertilio Suppl. I, 266—268.  
 — bei Arcella vulgaris EHRENBERG 12, 188—189.  
 — bei Basidiobolus lacertae EIDAM 2, 379, 402.  
 — bei Chlamydoxa montana 4, 318—323.  
 — bei Diffugia urceolata, Vorbereitungen 4, 259—263.  
 — — Ende 4, 263, 276.  
 — bei Entamoeba blattae 20, 161—162.  
 — bei Gregarinen 17, 121.  
 — bei Gregarina cuneata Suppl. I, 229—234.  
 — bei Gymnodinium fucorum 11, 354.  
 — bei Hyalodiscus rubicundus 9, 88, 95—96.  
 — bei Lieberkühnia paludosa 8, 245—247.  
 — bei Monocystis agilis 1, 298.  
 — bei Nina gracilis 17, 35—68.  
 — — Sporen 17, 36—38.  
 — erstes bis achttes Stadium bei Nina gracilis 17, 40—67.  
 — bei Opalina 13, 281—284, 295—297.  
 — solitäre, bei Clepsidrina ovata 6 329, —332.  
 — der Süßwasserrhizopoden 8, 116—119.  
 — bei Trichomonas intestinalis 18, 118—120.  
 — bei Trypanosoma balbianii 7, 148—151.  
 — bei Vampyrella lateritia 8, 222—224.

**Encystierungskulturen** von Actinosphaerium eichhorni 13, 171—187.  
**Encystierungsteilung**, letzte bei Opalina 13, 277—278.  
**Encystierungsvorgänge** bei Actinophrys sol 16, 294—311.  
 — bei Dileptus 3, 64—68.  
**Energidenlehre** 1, 29—34.  
**Entamoeba blattae** BÜTSCHLI 20, 143—172.  
 — — Copulation 20, 164—167.  
 — — Cytoplasma 20, 146—147.  
 — — Cytoplasmoparasiten 20, 169—170.  
 — — Cytoplasmateilung 20, 155.  
 — — Encystierung 20, 161—162.  
 — — Entwicklungscyclus 20, 148—167.  
 — — Gametogenese 20, 156—164.  
 — — Größe 20, 146, 148.  
 — — Kern 20, 147—148.  
 — — Kernteilung 20, 151—155.  
 — — Kernparasiten 20, 167—169.  
 — — Kernvermehrung 20, 159.  
 — — Parasiten 20, 167—170.  
 — — Teilung 20, 150—151.  
 — — vegetatives Stadium 20, 149—156.  
 — — Vorkommen 20, 145.  
 — coli Autogamie 14, 263.  
 — histolytica SCHAUDINN 18, 207—220.  
 — — Bewegung 18, 212.  
 — — Chromidienbildung 18, 215—219.  
 — — Cystenbildung 18, 215—219.  
 — — Entwicklung 18, 214—219.  
 — — Fortpflanzung 18, 214.  
 — — Größe 18, 211.  
 — — Historisches 18, 209.  
 — — Kern 18, 213.  
 — — Material 18, 210.  
 — — Morphologie 18, 211—219.  
 — — Plasma 18, 212.  
 — — Untersuchungsmethoden 18, 210—211.  
 — tetragena Autogamie 14, 279.  
**Entocannula** HÄCKEL 7, 303.  
 — infundibulum HÄCKEL 7, 303—304.  
**Entoplasma** bei fettiger Degeneration von Aulacantha 16, 10—11, 13.  
 — bei Manschettenform des Kernes von Aulacantha 14, 161—162.  
 — bei Stadien der Kernfurchung von Aulacantha 14, 148—150.  
 — bei Balantidien, fibrilläre Struktur 3, 156—162.  
 — bei Campanella umbellaria 7, 96—100.  
 — bei Chlamydoxa montana 4, 311—318.  
 — bei Ciliaten 20, 204.  
 — bei Clypeolina marginata 8, 78—81.  
 — der Gregarinen 4, 171—173.  
 — Einschlüsse bei Gregarinen 4, 171—173.  
 — bei Myxobolus pfeifferi 11, 297—299.  
 — bei der Mitose des Aulacanthakernes 15, 172—173.

- Entosarc** bei *Opalina* 13, 215—222, 252—254.  
 — Kügelchen bei *Opalina* 13, 216—222.
- Entosiphon** 2, 325—328.  
 — Kernteilung 2, 325—328.
- Entwicklung** von *Acanthometron pellucidum* 16, 214—228.  
 — von *Adelea mesnili* 2, 1—12.  
 — von *Aggregata spinosa* 11, 45—57.  
 — von *Amoeba froschi* 15, 15—19, 38.  
 — von *Amoeba proteus* 6, 39—40.  
 — des Sporangienstieles von *Arcyria cinerea* 9, 175—176.  
 — von *Barbentumoren* 11, 291—293.  
 — von Blutparasiten 19, 90.  
 — von *Coccolithophoriden* 1, 121—124.  
 — des Coelographidenskeletes 9, 139—169.  
 — der *Copulae* 3, 344—345.  
 — der *Copulae* bei *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 288.  
 — von *Crithidia gerridis* 12, 140.  
 — von *Doliocystis elongata* 16, 113—116.  
 — von *Entamoeba histolytica* 18, 211—219.  
 — von *Gregarinen* 1, 297—305; 4, 88—197.  
 — von *Gregarina cuneata* 1, 393—404.  
 — — F. STEIN 4, 357—359.  
 — von *Gregarina ovata* 4, 82—85.  
 — von *Herpetomonas lygaei* 13, 5—10.  
 — von *Haemogregarina* sp. 18, 260—274.  
 — von *Haemogregarina stepanowi* nach HAHN 20, 341—343.  
 — von *Leptomonas* (*Herpetomonas*) *jaculum* LÉGER 15, 309—318.  
 — von *Malaria*parasiten bei Affen 12, 316—318, 323—324.  
 — von *Myxobolus pfeifferi* 11, 252—308.  
 — der propagativen Generation bei *Myxobolus pfeifferi* 11, 253—273.  
 — von *Nina gracilis*, des befruchteten Eies 17, 65—67.  
 — von *Nosema anomalum* L. 8, 32—35.  
 — von *Orcheobius herpobdellae*, Abhängigkeit von der Jahreszeit 9, 421.  
 — von *Orcheobius herpobdellae*, Abweichungen von der normalen 9, 418—419.  
 — von *Paramäcien*, der *Trichocysten* 5, 78—91.  
 — von *Plasmodium brasilianum* GONDER et v. GOSSLER im Blute von *Brachyurus calvus* 16, 264—268.  
 — von *Plasmodium kochi* im Blute von *Cercocebus fuliginosus* 16, 254—264.  
 — der *Microgametocyten* bei *Plasmodium kochi* 16, 261.  
 — von *Schlangenhämogregarinen* 20, 352—355.  
 — von *Selenidien* 4, 142—147.  
 — von *Selenidium caulleryi* 8, 378—386.
- Entwicklung** von *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 276—294.  
 — von *Stenophoriden* 4, 360—379.  
 — von *Stylorhynchus longicollis* 4, 336—351.  
 — von *Taeniocystis mira* 7, 315—320.  
 — der *Tintinnidengehäuse* 15, 119—121.  
 — von *Tintinnideum inquilinum* 11, 241.  
 — von *Trichomonas intestinalis* des Menschen 18, 118—122.  
 — von *Trichomonas vaginalis* des Menschen 18, 123—125.  
 — von *Trypanosoma brucei* 18, 51—60.  
 — von *Trypanosoma equinum* 18, 60—61.  
 — von *Trypanosoma equiperdum* 18, 64.  
 — von *Trypanosoma gambiense* 18, 62—63.  
 — von *Trypanosoma lewisi* in der *Rattenlaus Haematopinus spinulosus* 15, 326—332, 323—331.  
 — von *Trypanosomen* bei den Säugetieren 18, 51—77.  
 — einiger pathogener *Trypanosomen* im Säugetierorganismus 18, 48—82.  
 — von *Wagnerella borealis* 17, 139—144.  
 — abgebrochene, von *Aggregata eberthi* in den *Portunidae* 12, 90—98.  
 — charakteristische, von *Adelea mesnili* 2, 10.  
 — metagame, von *Mastigella vitrea* Suppl. I, 140—141.  
 — — von *Mastigina setosa* Suppl. I, 148—152.  
 — ontogenetische, des Skeletes der *Coelodendriden* 9, 160—161.  
 — ungeschlechtliche, von *Haemogregarina stepanowi* 20, 296—327.  
 — weitere, von Blutparasiten von *Vesperugo* in den Milben der *Fledermäuse* 18, 1—10.
- Entwicklungscyclus** von *Allogromia* sp. 9, 1—21.  
 — bei *Amoeba blattae* BÜTSCHLI 16, 164—168.  
 — bei *Amoeba muris* Suppl. I, 173—181.  
 — bei *Amoeba salteti* 19, 170—175.  
 — bei *Arcella vulgaris* EHRENBERG 10, 462—463; 12, 202, 203.  
 — bei *Bacterium anthracis* 10, 263—276.  
 — bei *Barrouxia* 18, 13—35.  
 — bei *Crithidia gerridis* 12, 131—146.  
 — einer *Species* parasitischer *Crithidia* im Darm von *Gerris fossarum* FABRICIUS 12, 131—146.  
 — bei *Entamoeba blattae* 29, 148—167.  
 — bei *Haemogregarina* in der *Schildkröte* 17, 318—319.  
 — bei *Haemogregarina stepanowi* 17, 365.  
 — Unterschied zwischen *Haemogregarina stepanowi* und *Lankesterella minima* 17, 319.

**Entwicklungscyclus** bei *Haemoproteus columbae* im Leukocyten 12, 161—164.

— — — im Taubenorganismus 12, 160—166.

— Unterschied des, bei *Haemoproteus columbae* und *H. noctuae* 12, 166.

— bei *Mastigina setosa* **Suppl. I**, 150—152.

— bei *Merogregarina amaroucii* 15, 237—238, 241.

— bei *Myxosporidien* 9, 374—376.

— bei *Nosema bombycis* 16, 297—298.

— bei *Orcheobius herpobdellae* 9, 385—418.

— parasitischer Crithidien im Darm von *Tabanus hilarius* und *Tabanus* sp. 15, 333—362.

— der Selenidiidae 8, 370—397.

— bei *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 293—294.

— bei *Trachelocerca phoenicopterus* 13, 104—107.

— bei *Trichomonas intestinalis* 18, 121—122.

— vermutlicher, von *Sphaeromyxa sabrazezi* 9, 377.

**Entwicklungsgang** der *Aggregata* von Cephalopoden 11, 9—11.

— bei *Haemoproteus columbae* 12, 154—167.

— bei *Haemoproteus* in der *Lynchia* 12, 158—160, 165.

— bei *Taeniocystis mira* 7, 310.

— bei *Vibrio proteus* 9, 54—55.

**Entwicklungsgeschichte** von *Amoeba limax* 5, 167—220.

— von Coccidien aus dem Darne von *Cerebratululus* sp. 18, 11—47.

— von *Copromonas major* n. sp. 15, 300—313.

— von *Echinomera hispida* (SCHNEIDER) 9, 297—345.

— des Hammelsarcosporids in der Maus 20, 240—241.

— einer Hämogregarine 20, 251—350.

— von *Microklossia prima* 14, 10—12.

— von *Myxobakterien* 5, 95—104.

— von *Myxosporidien* 9, 359—381.

— der Sporangien bei *Arcyrien* 9, 170—194.

— der Sporangien bei den Trichien 9, 170—194.

**Entwicklungsprozeß** der Binucleaten 19, 91—93.

— der Thalamophoren 9, 37—42.

**Entwicklungsreihe** bei *Acanthometron pellucidum* mit *Macronuclei* 16, 222—223.

— — — mit *Micronuclei* 9, 37—42.

**Entwicklungsschema** von *Ophryocystis* 8, 166—167.

**Entwicklungsstadien** von *Euglena sanguinea* 20, 55—56.

— von *Haemogregarina stepanovi* DANTLEWSKY 17, 306—376.

— von *Haemogregarina* sp. von *Clemmys japonicus* 18, 261—264.

— von *Hyalosphaera gregarinicola* 7, 125—128.

— von *Lymphocystis johnstonei* 14, 339—351.

— von *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 279—281, 282—292.

— von *Stylorhynchus longicollis* 4, 350—351.

— von *Trypanoplasma borreli* im Fisch 7, 27—43.

**Enzyme** im Plasma der *Balantidium*-zelle 15, 69—72, 75, 79.

**Enzymtheorie** der lebendigen Substanz 5, 263—266.

**Epimerit** bei *Actinocephalus* 17, 69, 70, 80.

— bei *Geneciorhynchus* 17, 70, 81.

— der Gregarinen des Mehlwurmdarms **Suppl. I**, 204—205.

— bei *Kalpidorhynchus arenicolae* 16, 206.

— bei *Phialoides paranoides* 17, 69.

— bei *Pileocephalus* 17, 69, 80.

— bei *Pseudomonocystideen* der Anneliden 4, 157—159.

— bei *Triceptideen* 4, 149—155.

**Epistylis flavicans** u. *grandis* EHRENBURG 7, 75—102.

— *plicatilis* EHRENBURG 7, 173—185.

— — äußere Hülle 7, 176—177.

— — *Corticalplasma* 7, 181.

— — *Ectoplasma* 7, 175—184.

— — Körperbau 7, 174—175.

— — *Myoneme* 7, 179—180.

— — Peristom 7, 177.

— — Pharynx 7, 177.

— — Stiel 7, 181—184.

— — Untersuchungsmethoden 7, 173—174.

— — Vestibulum 7, 177.

— — Wimperring 7, 178.

**Epithelioma** der Barben 11, 326—333.

— — Kernveränderungen 11, 329—331.

— — Morphologisches 11, 327—328.

**Ernährung** von *Actinophrys sol* 12, 280.

— von *Anoplophrya paranoidis* 16, 99.

— von *Balantidium entozoon* 15, 54—92.

— von *Chlamydoxa montana* 4, 317—318

— der Gregarinen 4, 177—178.

— von *Hyalodiscus rubicundus* 9, 90—94.

— von *Lieberkühnia paludosa* 8, 233—235.

— von *Peneroplis pertusus* 10, 11.

— von *Sporomyxa scauri* 12, 116.

— von *Vampyrella lateritia* 8, 221—222.

**Ernährungsapparat** von *Lygaeus militaris* 13, 2.  
**Errera mirabilis** n. gen. n. sp. 9, 134—136.  
**Erythro-Cyanochromatin** bei Opalinen 13, 118—120.  
**Erythrocyten** als einzige Nahrung von *Balantidium entozoon* 15, 57—62.  
**Erythrocytenverdauung** in der Zelle von *Balantidium entozoon* 15, 64—80.  
**Erythronuclease** bei *Balantidium entozoon* 15, 80.  
**Erythroplasmase** bei *Balantidium entozoon* 15, 79.  
**Eupogamie** nach FARMER und DIGBY 14, 270.  
**Eucomonas socialis** n. sp. 3, 80—81.  
**Euglena oxyuris**, Gestaltsänderung 9, 79—80.  
 — Wirkung von Ammoniak 9, 79.  
 — *quartana* n. sp. 3, 96—103.  
 — Lebensweise 3, 101.  
 — — Teilung 3, 99—101.  
 — — systematische Stellung 3, 103.  
 — *sanguinea* 20, 47—57.  
 — — Außenkern 20, 54, 56.  
 — — Entwicklungsvorgänge 20, 55—56.  
 — — Kern 20, 50—51.  
 — — Material 20, 47.  
 — — Morphologie 20, 48—50.  
 — — sexuelle Zustände 20, 52—55.  
 — — Untersuchungstechnik 20, 48.  
 — — vegetative Teilung 20, 51—52.  
**Euglenoide** (Eutreptia) aus dem Canale Grande von Triest 3, 126—137.  
 — Planktontiere 3, 126.  
**Euglypha alveolata** DUJARDIN 2, 268.  
 — *ciliata* (EHRENBERG) 17, 265.  
 — — EHRENBERG sp. 2, 269.  
 — *compressa* CARTER 2, 269—271; 17, 265.  
 — *cristata* LEIDY 2, 271; 17, 265.  
 — *laevis* PERTY 2, 269; 17, 265.  
 — *strigosa* LEIDY 2, 269.  
**Eugregarinaria** 1, 184, 187.  
**Eugregarinen**, Geschlechtsverhältnisse 17, 26—32.  
**Euperidinium** GRAN 20, 190—196.  
**Eutreptien**, Bau 3, 127—131.  
 — Bewegung 3, 131—132.  
 — Gestalt 3, 127—131.  
 — systematische Stellung 3, 136.  
**Excretion** bei *Amoeba terricola* 17, 231—232.  
**Excretionskanal** bei *Discophrya gigantea* 4, 46—49.  
**Excretionsorgane** von *Opalina* 10, 365—374.  
**Excretionsvacuolen** bei *Mycterothrix tuamotuensis* 20, 231.  
 — bei *Opalina* 10, 365—373.  
**Experimentelle** Regeneration bei *Licnophora auerbachii* 3, 22—26.

## F.

**Färbung** von *Amoeba dofeini* 6, 161.  
 — von *Bacillus bütschlii* 1, 312.  
 — von Cilien 6, 64—66.  
 — von *Dunaliella salina* 6, 115—116.  
 — von Fischtrypanosomen 1, 481.  
 — von *Haemogregarina stepanowi* 20, 260—261.  
 — von metachromatischen Körpern 19, 292, 297.  
 — von Stentoren 2, 307.  
**Färbungsmethoden** bei parasitischen Bacillen 12, 15, 16;  
 s. auch Untersuchungsmethoden.  
**Faserung** der *Amoeba blattae* 6, 10—13.  
**Faunistisches**, *Acanthometriden* 5, 355—356.  
**Feldchen** bei *Frontonia leucas* 6, 98—99.  
 — bei *Paramaecium caudatum* 6, 94—96.  
**Fetttröpfchen** bei *Wagnerella borealis* 17, 154.  
**Fibrilläre** Struktur im Entoplasma bei *Balantidien* 3, 156—162.  
 — — bei Flagellaten 2, 208—210.  
 — — bei *Vorticella microstoma* EHRENBERG 2, 208—210.  
**Fibrillen** von *Didinium nasutum* 5, 286—289, 291.  
**Fibrillenschicht** des Gregarinenplasmas 4, 169—171.  
**Fische** durch Egel mit Trypanoplasma infiziert 7, 68—70.  
**Fischtrypanosomen**, Färbung 1, 481.  
 — Historisches 1, 475—477.  
 — Material 1, 478.  
 — Merkmale 1, 488.  
 — Morphologisches 1, 481—488.  
 — Untersuchungsmethoden 1, 480.  
**Fixierung** von *Crithidia melophagia* 12, 148.  
 — von parasitischen Bacillen 12, 15;  
 s. auch Untersuchungsmethoden.  
**Flagellate** Blutparasiten 1, 344—354.  
**Flagellaten** 2, 195—212; 3, 69—106; 9, 108—136; 15, 294—325.  
 — Beziehungen zu Rhizopoden 9, 16—17.  
 — Copulationsvorgänge 2, 205—208.  
 — Einteilung 10, 153.  
 — fibrilläre Struktur 2, 207—210.  
 — Geißeln 2, 144—147, 109—201.  
 — geißellooses endoglobuläres Stadium 19, 86.  
 — geographische Verbreitung 19, 48—49.  
 — Kerne 2, 202—205.  
 — Körpermitte 19, 39.

- Flagellaten**, physiologische Bedeutung **19**, 49—50.  
 — System **19**, 24—25.  
 — Untersuchungsmethoden **15**, 298—300.  
 — Verhalten zur Temperatur **19**, 46.  
 — crithidiaartige, systematische Stellung **19**, 97.  
 — im Darm von *Melophagus ovinus* **12**, 147—153.  
 — bei Glossinen **15**, 357—358.  
 — freie, von *Gymnodinium fucorum* **19**, 181—182.  
 — parasitische **19**, 232—238.  
 — saprophytische **19**, 40.  
 — bei Tabaniden, Natur **15**, 353—357.  
**Flagellatendysenterie** **12**, 1—8.  
 — Krankheitsberichte **12**, 2—4.  
**Flagellatenform**, eingeißelige, im Darm der Stubenfliege **13**, 19—22.  
**Flagellatengeißeln**, Unterschied von Spirillen **1**, 52—53.  
**Flagellatenstadium** bei parasitischen Crithidien **15**, 340—344.  
**Flagellosporenbildung** bei *Wagnerella borealis* **17**, 179—183.  
**Flammende Kerne** bei Gregarinen des Mehlwurmdarms **Suppl. I**, 227—229.  
**Flimmererelemente**, Funktion **6**, 62.  
 — Morphologie **6**, 62.  
**Flimmerorgane**, Morphologie **6**, 73—85.  
 — Physiologie **6**, 85—93.  
**Flimmerzellen**, Centrosomen **2**, 166—169.  
 — der Metazoen **22**, 222.  
**Foraminifera** **3**, 192—294.  
**Foraminiferen** (außer Orbitoliden), Doppelschalen **1**, 235—237.  
 — Chromatin **10**, 81—82.  
 — Dimorphismus **10** 25—26, 104, 105..  
 — spontane Verschmelzung **1**, 274.  
 — symbiontisches Verhältnis der Foraminiferen zu Commensalen **10**, 77—81.  
**Formen** von *Gymnodinium fucorum* **11**, 352.  
 — von *Trichomonas vaginalis* **18**, 122—123, 125.  
 — von *Trypanosoma equinum* **18**, 60—61, 78.  
 — — gambiense **18**, 62—63, 78.  
 — von *Trypanoplasma helcis* mit rückgebildetem Kern **14**, 382—384.  
 — von *Trypanoplasma helcis* mit vollausgebildetem Kern und Blepharoplast **14**, 379—380.  
 — abgerundete, von Leucocytozoen bei *Guttera pucherani* **16**, 241.  
 — geißellose, von *Trypanoplasma helcis* **14**, 381—382.  
 — gewöhnliche, von *Trypanosoma lewisi* **15**, 281—282.  
 — heranwachsende, von Leucocytozoen bei *Guttera pucherani* **16**, 241—242.  
**Formen** indifferente, der Hämogregarinen im Schlangenblut **18**, 198.  
 — männliche, der Hämogregarinen im Schlangenblut **18**, 199—201.  
 — multiple, von *Trypanosoma lewisi* **15**, 279—281.  
 — spindelförmige, von Leucocytozoen bei *Guttera pucherani* **16**, 240.  
 — verschiedene, des *Trypanoplasma helcis* **14**, 379—384.  
 — vielkernige, bei *Allogromia ovoidea* **14**, 410—413.  
 — weibliche, der Hämogregarinen im Schlangenblut **18**, 199.  
 — zweifelhafte, von *Sphaerita DANGEARD* **17**, 10—12.  
 — — von Protisten **17**, 10—12.  
 — zweigeißelige, von *Herpetomonas* **19**, 99.  
**Formtypen** von *Wagnerella borealis* **17**, 142.  
**Formvariationen** von *Amoeba vespertilio* **Suppl. I**, 251—257.  
**Formverhältnisse** der Gregarinen **4**, 147—159.  
**Fortpflanzung** von *Amoeba limax* **5**, 183—198.  
 — von *Amoeba muris* **Suppl. I**, 173, 180.  
 — von *Amoeba terricola* **17**, 246—253.  
 — agame, bei *Amoeba vespertilio* **Suppl. I**, 269—281.  
 — von *Arcella vulgaris* EHRENBURG **10**, 441—464.  
 — von *Aulacantha scolymantha* **14**, 134—263.  
 — durch Schwärmerbildung bei *Aulacantha scolymantha* **14**, 181—204.  
 — von Castanelliden **8**, 62.  
 — von *Clepsidrina ovata* **6**, 309—333.  
 — cyclische **Suppl. I**, 73—78.  
 — — und Protozoenkultur, **Suppl. I**, 77.  
 — von *Dunaliella salina* **6**, 120—125.  
 — von *Echinomera hispida* (SCHNEIDER) **9**, 297—345.  
 — Einfluß der Schilddrüse bei Ciliaten **11**, 322—323.  
 — von *Entamoeba histolytica* **18**, 214.  
 — von *Eutreptien* **3**, 132—136.  
 — geschlechtliche, bei *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 127—143.  
 — — von *Mastigina setosa* **Suppl. I**, 143—152.  
 — von *Gregarina cuneata* **1**, 393—404.  
 — — — ovata **4**, 74—82.  
 — von Hefen **2**, 328—337.  
 — von *Merogregarina amaroucii* **15**, 235—237, 242.  
 — von Opalinen **Suppl. I**, 1—42.  
 — Historisches bei Opalinen **Suppl. I**, 2—4.  
 — von Parasiten der *Ptychodera minuta* **20**, 136.

**Fortpflanzung** von *Pelomyxa palustris* 8, 120—158, 131—154.  
 — von *Peneroplis pertusus* 10, 14—24.  
 — reproduktive, bei *Aulacantha scolymantha* 14, 229.  
 — von tripyleen Radiolarien II. 14, 134—263.  
 — von *Thalassophysa* 1, 68—78; 14, 250.  
 — von *Tintinnodeen* 18, 172—180, 183.  
 — von *Trypanosomen* 15, 273.  
 — vegetative, bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 12, 175—186.  
 — von *Wagnerella borealis* 17, 169—189.  
**Fortpflanzungserscheinungen** bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 12, 173—209.  
 — bei *Monocystideen* des *Lumbricus agricola* 13, 139—166.  
**Fortpflanzungsperiode** bei *Cystobia chridotae* 7, 114—122.  
 — bei *Echinomera hispida* 9, 309—342.  
**Fortpflanzungsverhältnisse** bei *Aulacanthiden* 14, 215.  
 — bei *Aulosphäriden* 14, 215.  
 — bei *Challengeriden* 14, 215.  
 — bei *Cannosphäriden* 14, 215.  
 — bei *Castanelliden* 14, 213—215.  
 — bei *Circoporidaen* 14, 216.  
 — bei *Conchariden* 14, 217.  
 — bei *Medusettiden* 14, 216.  
 — bei *Tuscaroridaen* 14, 216—217.  
**Frenzelina** 12, 99; 17, 111—117.  
 — Geschlechtsverhältnisse 17, 31.  
**Frequenzkurven** der Gametenlänge bei *Chilodon uncinatus* 12, 236—240.  
 — der Nichtconjuganten bei *Chilodon uncinatus* 12, 240—243.  
**Froschtrypanosomen** 19, 208.  
**Froschtrypanosomenkulturen** 11, 211—217.  
 — abgekapselte Stadien 19, 222.  
 — blattförmige 19, 217.  
 — crithidiaähnliche 19, 219.  
 — keulenförmige 19, 219.  
 — spindelförmige 19, 218.  
 — spirochätenähnliche 19, 221.  
 — typische Trypanosomen 19, 220.  
**Frontonia leucas** 6, 72, 97—99.  
 — — Feldchen 6, 98—99.  
 — — Trichocysten 6, 104—105.  
 — — Trichocystenform 6, 105.  
**Fusiformen**, Morphologie 19, 241.  
**Fusiformis termitidis**, Kernverhältnisse 19, 239—245.

## G.

**Galea**, Umgestaltung der, bei Tripyleen 9, 145—151.  
 — bei *Coelodendrum ramosissimum* 9, 143.  
**Galeahöhlung**, Bedeutung bei Coelographiden 9, 151—156.

**Gallerthülle** von Cocolithophoriden 1, 112.  
**Gallertsporen** bei Diatomeen 1, 425.  
**Gametangien-Copulation**, Definition 14, 266.  
 — Nomenklatur 14, 266.  
 — Vorkommen 14, 266.  
**Gameten**, Agglomerationsstern bei *Opalina dimidiata* Suppl. I, 25.  
 — bei *Actinomyxidien* 6, 285, 305.  
 — bei *Allogromia* sp. 9, 4.  
 — bei *Babesia canis* 8, 306.  
 — bei *Binucleaten* 19, 93.  
 — Lage bei *Chilodon uncinatus* 12, 217—219.  
 — Degeneration der unfruchtbaren, von *Stylorhynchus uncinatus* 3, 324—326.  
 — bei *Echinomera hispida* 9, 325.  
 — geschlechtlich differenzierte, bei *Actinocephaliden* 17, 70, 71, 73, 74, 78, 79, 80, 81, 82, 83.  
 — — — bei *Chilodon* 12, 219, 227, 270.  
 — — — bei *Hoplorhynchus oligacanthus* 17, 73.  
 — — — bei *Nina gracilis* 17, 61—64.  
 — — — bei *Phialoides ornata* 17, 78, 79.  
 — bei *Gregarina munieri*, 17, 90—92, 95—97.  
 — bei *Gregarinen* 17, 126.  
 — Größe des linken — bei *Chilodon uncinatus* 12, 243.  
 — bei *Haemogregarina stepanowi* 17, 322—324, 348—349, 365.  
 — der Malariaparasiten bei Affen 12, 326.  
 — bei *Monocystis ascidia* 6, 308.  
 — bei *Myxobolus pfeifferi* 11, 260.  
 — bei *Plasmodiophora brassicae* 6, 305.  
 — im *Syzygium* 13, 150—159.  
 — bei *Trypanoplasma borreli* 7, 44.  
 — bei *Trypanosoma balbianii* 7, 145—147.  
 — Vereinigung bei *Chilodon uncinatus* 12, 217—219.  
 — Verkürzung d. linken — bei *Chilodon* 12, 243—247.  
**Gametenbildung** bei *Allogromia* 9, 5—7.  
 — bei *Aulacantha* 14, 198, 203.  
 — bei *Gregarina munieri* 17, 88—89, 93—95.  
 — bei *Gregarinen* 17, 123—125.  
 — bei *Hoplorhynchus oligacanthus* 17, 71—77.  
 — bei *Kalpidorhynchus arenicolae* 10, 205—210.  
 — Literatur bei *Allogromia* 9, 10—16.  
 — bei *Opalina* 13, 284—289.  
 — bei *Opalina ranarum* Suppl. I, 24—26.  
 — bei *Pelomyxa palustris* 8, 145—151.  
 — bei *Radiolarien* 14, 199—203.  
**Gametencopulation**, Beziehung zur extremen Autogamie 14, 263.

- Gametencopulation** bei *Plasmodium praecox* in *Stegomyia fasciata* **13**, 44—45.  
 — im *Syzygium* **13**, 155—159.  
 — bei *Trypanoplasma borreli* **7**, 43—49.  
**Gametenlänge**, Tabelle bei *Chilodon* **12**, 237.  
**Gametenkernbildung** bei *Gregarina cu-neata* **Suppl. I**, 235, 236.  
 — bei Protozoen **Suppl. I**, 236.  
**Gametenstadien**, Übereinstimmung bei *Opercularia coartata* **9**, 251—252.  
**Gametogonie** bei *Babesia canis* **8**, 304—309.  
 — der *Microclossia apiculata* **14**, 22—26.  
 — der *Microclossia prima* **14**, 14—15.  
 — bei Schizogregarinen der Tracheaten **18**, 99.  
**Gametocyst** von *Kalpidorhynchus arenicola* **10**, 202—205.  
**Gametocyten** des Amöboids von *Ceratomyxa drepanopsettae* **14**, 81.  
 — von *Angeiocystis audouinii* **16**, 129—135.  
 — Entstehung bei *Barrouxia* **18**, 25—26.  
 — von *Haemogregarina stepanowi* **17**, 339—348.  
 — von *Kalpidorhynchus arenicola* **10**, 202—203.  
 — Sporenbildung bei *Haemogregarina stepanowi* **17**, 346—348.  
 — primäre, bei *Haemogregarina stepanowi* **17**, 340—345.  
 — sekundäre, bei *Haemogregarina stepanowi* **17**, 345—346.  
**Gametogenese** bei *Entamoeba blattae* **20**, 156—164.  
 — bei *Ophryocystis* **8**, 185—188.  
**Gametoplastenbildung** in den Propagationszellen von *Myxobolus pfeifferi* **9**, 257.  
**Gamogonie** bei *Allogromia ovoidea* **14**, 405—408.  
 — bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG **12**, 201, 202.  
 — bei *Wagnerella borealis* **17**, 141, 179—183.  
**Gamonten**, Auffassung bei Infusorien **14**, 266.  
 — Chromatinverhältnisse bei *Peneroplis pertusus* **10**, 83—93.  
 — Definition **14**, 266.  
 — bei *Peneroplis pertusus* **10**, 93.  
 — von *Ophryocystis* **8**, 183.  
*Gasterosteus aculeatus*, Parasiten **8**, 14—31.  
 — — Parasiten der Haut **8**, 14.  
 — — Parasiten der Ovarialeier **4**, 30—31.  
**Gattungen** von Choanosporidae **16**, 203—205.  
**Gehäuse** der Süßwasserrhizopoden, chemische Reaktionen **8**, 110.  
**Gehäuse** der Tintinniden **15**, 101—126.  
 — — chemische Beschaffenheit **15**, 111—119.  
 — — feinere Struktur **15**, 106—111.  
 — — Form **15**, 101—105.  
 — — Größe **15**, 127—134.  
 — — Schließklappe **15**, 121—123.  
 — — Wachstum **15**, 123—126.  
 — der Tintinnodeen **18**, 136—146.  
**Gehäusestruktur** bei *Arcella* **8**, 96—99.  
 — bei Süßwasserrhizopoden **8**, 95—111.  
**Gehäusetragende** Rhizopoden des Süßwassers **8**, 86—94.  
**Geißeln**, Beziehungen zu Cilien **6**, 74, 75, 77, 78.  
 — — zum Kern **Suppl. I**, 122.  
 — — — bei *Mastigamoeba pilosa* **9**, 118—119.  
 — — zu Pseudopodien **Suppl. I**, 120—122.  
 — bei Binucleaten **15**, 85.  
 — bei Choanoflagellaten **16**, 177.  
 — bei *Criethidia gerridis* **12**, 134—138.  
 — bei *Dimorpha mutans* **9**, 110.  
 — bei Flagellaten **2**, 144—147, 196—201.  
 — bei *Mastigamoeba pilosa* **9**, 117—119.  
 — bei Mastigamöben **Suppl. I**, 118—122.  
 — bei *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 102—106, 119.  
 — bei *Mastigina setosa* **Suppl. I**, 111—113.  
 — bei *Trypanoplasma heliciis* **14**, 375.  
 — bei *Oxyrrhis marina* **11**, 335—336.  
 — bei *Pyrodinium bahamense* **7**, 426.  
 — bei *Sphaeromonas communis* **19**, 28—30.  
**Geißelbildung** bei *Ceratium* **19**, 197.  
 — bei Gymnodinien **19**, 187—188.  
 — neue, bei *Trypanoplasma heliciis* **14**, 389—390.  
**Geißelverhältnisse** bei *Chromatium okenii* **1**, 54—55.  
 — bei *Ophidomonas jenensis* **1**, 55—57.  
**Geißellose** Formen von *Trypanoplasma heliciis* **14**, 381—382.  
**Geißellose** entoglobuläres Stadium der Flagellaten **19**, 86.  
**Gelatine** **5**, 37—38.  
**Gelbe** Körper bei Barben **11**, 278—279.  
**Gelbsucht** der Seidenraupen **10**, 358—364.  
**Gelbe** Zellen von *Acanthometron pellucidum* **16**, 232—234.  
 — — Beziehung zu den koloniebildenden Radiolarien **19**, 144—166.  
 — — Literatur **19**, 158—159, 166.  
 — — Stadium der Radiolarien **19**, 147.  
 — — als zugehörig zum Radiolarienorganismus **19**, 163—165.  
*Geneiorhynchus monnieri* SCHNEIDER **17**, 81—82.  
 — Epimerit **17**, 70, 81.

- Generation**, dicke, bei *Wagnerella borealis* 17, 183—187.  
 — dünne, bei *Wagnerella borealis* 17, 169—183.
- Generationswechsel** bei *Aulacantha* 14, 204.  
 — bei Infusorien 13, 102—104.  
 — bei Opalinen **Suppl. I**, 33.  
 — bei *Trypanoplasma borreli* LAVERAN u. MESNIL 7, 1—74.
- Generative Kernteilung** bei *Basidiobolus lacertae* EIDAM 2, 386—392, 410—412.
- Generative Vorgänge** bei *Gregarina cuneata* **Suppl. I**, 229—243.
- Geschlecht** der Gregarinen 3, 346.
- Geschlechtliche Anziehung** bei Gregarinen 17, 120.
- Geschlechtliche Differenzierung** bei *Carchesium polypinum* (EHRENBERG) 9, 270—272.  
 — — der Gameten bei *Nina gracilis* 17, 61—64.  
 — — bei Infusorien 9, 195—296; 12, 213—276.  
 — — der Protistenzelle 9, 23.  
 — — bei *Stylorhynchus uncinatus* 3, 318.  
 — — Untersuchungsmethoden bei Infusorien 9, 197—202.  
 — — bei *Vorticella microstoma* (EHRENBERG) 9, 267—269.  
 s. auch Differenzierung.
- Geschlechtlich differenzierte Form** bei *Malariaplasmodium* 9, 29.  
 — — bei Trypanoplasmen der Fische 9, 29.  
 — — Formenbildung bei *Haemogregarina stepanowi* 20, 315—322.
- Geschlechtliche Entwicklung** bei Actinocephaliden 17, 69—83.  
 — — bei *Actinocephalus* 17, 80.  
 — — bei *Amoeba proteus* 5, 1—16.  
 — — bei *Ancyrophora* 17, 82—83.  
 — — bei Clepsidriniden 17, 83—100.  
 — — bei Hämogregarinen im Egel 20, 267—296.  
 — — bei *Haemogregarina stepanowi* in *Placobdella catenigera* 2, 339—342.  
 — — Historisches bei *Nina gracilis* 17, 33—35.  
 — — bei *Geneiorhynchus monnieri* 17, 81—82.  
 — — bei *Gregarina munieri* 17, 87—100.  
 — — bei *Hoplorhynchus oligacanthus* 17, 71—76.  
 — — bei *Nina gracilis* GREBNICKI 17, 33—68.  
 — — Pathologisches bei Clepsidriniden 17, 99—100.  
 — — bei *Phialoides ornata* 17, 78—79.  
 — — bei *Pileocephalus* 17, 80.  
 — — bei *Pterocephalus nobilis* SCHNEIDER 17, 33—68.
- Geschlechtliche Entwicklung** bei Trypanosomen 18, 65—73.  
 — Fortpflanzung von *Allogromia* 9, 4.  
 — — bei *Ceratium fusus* 20, 33.  
 — — bei *Ceratium tripos* 20, 23—25.  
 — — bei *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 123—143.  
 — — bei *Mastigina setosa* **Suppl. I**, 147—152.  
 — Teilung bei *Opercularia coarctata* 9, 217—220, 223—225, 287.  
 — Vermehrung bei *Aggregata* 17, 102—103.  
 — — Historisches 3, 305—307.  
 — — Historisches bei Clepsidriniden 17, 83—87.  
 — — bei Porospora 17, 103—111.  
 — — bei *Stylorhynchus uncinatus* 3, 303—357.  
 — Vermischung von *Stylorhynchus uncinatus* 3, 322.
- Geschlechtsformen** der *Haemogregarina stepanowi* 20, 267—274.  
 — bei Malariaparasiten bei Affen 12, 317, 318.
- Geschlechtskernbildung** bei *Opalina ranarum* **Suppl. I**, 13—15.
- Geschlechtslose Form** von *Trypanosoma balbianii* 7, 135—137.  
 — *Opercularia coarctata* 9, 225—227.  
 — Vermehrung bei *Haemogregarina* sp. von *Clemmys japonicus* 18, 264—267.
- Geschlechtstrieb** bei Depression der Geschlechtszellen der Metazoen **Suppl. I**, 70—71.
- Geschlechtsverhältnisse** bei Actinocephaliden 17, 32.  
 — bei Clepsidriniden 17, 30—31.  
 — bei Dactylophoriden 17, 32.  
 — bei Eugregarinen 17, 26—32.  
 — bei Frenzelina 17, 31.  
 — bei Gregarinen 17, 19—134.  
 —, gegenwärtiger Stand unserer Kenntnisse bei Gregarinen 17, 20—32.  
 — Literatur bei Gregarinen 17, 20—32.  
 — bei Monocystiden 17, 26—29.  
 — bei Monosporeen 17, 24.  
 — bei Polycystiden 17, 29—30.  
 — bei Polysporeen 17, 24—26.  
 — bei Schizogregarinen 17, 23—26.  
 — bei Stenophoriden 17, 31.  
 — bei *Stylorhynchiden* 17, 30.
- Geschlechtsvorgang** bei *Amoeba proteus* 5, 1—16.  
 — bei *Stylorhynchus uncinatus* 3, 307—345.  
 — pathologische Veränderungen bei *Stylorhynchus uncinatus* 3, 327.  
 — Untersuchungsmethoden bei *Stylorhynchus uncinatus* 3, 308—312.

- Geschlechtszellen der Metazoen Suppl. I,** 67—71.  
 — — Depression **Suppl. I,** 67—82.  
 — — Geschlechtstrieb bei Depression **Suppl. I,** 70—71.  
**Gestalt von Amoeba limax** 5, 173.  
 — Dunaliella salina 6, 114—116.  
 s. auch Bau.  
**Gestaltsänderung und Plasmoptyse** 9, 53—83.  
**Gift der Sarcosporidien** 20, 97—124.  
**Giftwirkungen bei Colpidien** 18, 222.  
**Gift- und Gegengiftwirkung bei Colpidien** 18, 243—244.  
**Giftwirkung und Protozoenplasma** 18, 221—244.  
 — bei Stentoren 2, 310—319.  
**Gitterschale, äußere, von Coelographis** 9, 141.  
**Glanzkörper von Pelomyxa palustris** 8, 125—128.  
**Glashülle der Trichien** 9, 176—180.  
 — der Arcyrien 9, 176—180.  
**Glaucoma colpidium, Plasmoptyse** 9, 74—78.  
 — — Wirkung verschiedener chemischer Substanzen 9, 74—77.  
 — EHRENBURG 2, 89—91.  
 — — Wimperapparat 2, 89.  
**Globicella pila n. gen., n. sp.** 9, 438—439.  
**Glugea anomala, Sporenbau** 16, 317, 319.  
**Glugeidae** 16, 341.  
**Gobius minutus, Hautparasiten** 4, 5—14.  
**Gonomerie der Keimbahnzellen der Metazoen verglichen mit Verhältnissen bei Amoeba diploidea** 15, 36.  
**Gonosporidae LÉGER** 16, 122, 123.  
**Granula bei Campanella umbellaria** 7, 98—100.  
**Granulationsgewebe bei Myxobolus pfeifferi** 9, 302—304.  
**Granulombildung durch Protozoeninfektion** 5, 165.  
**Gregarina cuneata** 4, 354—360.  
 — — Chromidialcysten **Suppl. I,** 234.  
 — — Encystierung **Suppl. I,** 229—234.  
 — — Entwicklung 1, 393—404; 4, 357—359.  
 — — Gametenkernbildung **Suppl. I,** 235, 236.  
 — — generative Vorgänge **Suppl. I,** 229—243.  
 — — Isogamie **Suppl. I,** 237.  
 — — Restkörper **Suppl. I,** 239—242.  
 — marteli n. sp. 3, 358—360.  
 — munieri SCHNEIDER 17, 87—99.  
 — — Copulation 17, 92, 97—99.  
 — — Gameten 17, 90—92, 95—97.  
 — — Gametenbildung 17, 88—89, 93—95.  
 — — geschlechtliche Entwicklung 17, 87—100.  
**Gregarina ovata** 4, 64—87.  
 — — Cytoplasma 4, 69—71.  
 — — Entwicklung 4, 82—85.  
 — — Fortpflanzung 4, 74—82.  
 — — Kern 4, 71—74.  
 — — Literatur 4, 64.  
 — — Material 4, 65—66.  
 — — Morphologie 4, 67—74.  
 — — Untersuchungsmethoden 4, 66—67.  
 — — polymorpha 1, 404—408; 4, 354.  
 — — socialis n. sp. 7, 329.  
 — — steini n. sp. 1, 408—413.  
**Gregarinen** 4, 335—383; 7, 106—130; 8, 203—215; 16, 194—208; 20, 60—76.  
 — ausgebildete 4, 147—178.  
 — ausgewachsene, bei Nina gracilis 17, 120.  
 — Bau 4, 88—197.  
 — Befruchtung 17, 125.  
 — Bewegung 4, 173—177.  
 — Binnenkörper 4, 160—164.  
 — Chromidialapparat 10, 416—440.  
 — — unter d. Einfluß des Fastens 10, 422—423.  
 — — — der Jahreszeit 10, 424.  
 — — unter Temperatureinwirkung 10, 423—424.  
 — — unter gewöhnlichen Bedingungen 10, 421.  
 — — bei Überernährung 10, 422, 425.  
 — aus Clymenella, Sporocysten 16, 200.  
 — Copula 17, 126.  
 — der Crustaceen 17, 101—119.  
 — — Historisches 12, 45—48.  
 — — cytologische Differenzierung der Conjuganten 17, 121—122.  
 — aus dem Darne von Amphiporus sp. 16, 71—80.  
 — — Bildung der Schizozoiten 16, 76—78.  
 — — Dimorphismus 16, 78.  
 — — Kern 16, 73, 74, 75, 77, 79.  
 — — Morphologie 16, 73—74.  
 — — Schizogonie 16, 71—80.  
 — — Teilungen 16, 74—77.  
 — im Darm der Larve Tenebrio molitor 1, 375—420; 19, 107—118.  
 — Ectoplasma 4, 165—171.  
 — Encystierung 17, 121.  
 — Entoplasma 4, 171—173.  
 — Entwicklung 1, 299—305; 4, 88—197.  
 — Epicyt 4, 166—169.  
 — Ernährung 4, 177—178.  
 — Fibrillschild des Plasmas 4, 169—171.  
 — Formverhältnisse 4, 147—159.  
 — Gameten 17, 126.  
 — Gametenbildung 17, 123—125.  
 — gegenwärtiger Stand unserer Kenntnisse 17, 20—32.  
 — Geschlecht 3, 346.  
 — geschlechtliche Anziehung 17, 120.

- Gregarinen**, Geschlechtsverhältnisse 17, 19—134.  
 — Gruppierung 4, 99—100.  
 — Historisches 1, 376—383.  
 — Kerndualismus 9, 336—338.  
 — Kernteilung 1, 299—301.  
 — Kernstruktur der Sporozoiten 4, 94—96.  
 — Kernvermehrung 17, 122—123.  
 — Literatur 4, 178—198.  
 — — über Entwicklung 1, 304.  
 — — über Geschlechtsverhältnisse 17, 20—32.  
 — des Mehlwurmdarmes Suppl. I, 202—249.  
 — — degenerative Vorgänge Suppl. I, 313—229.  
 — — Epimerit Suppl. I, 204—205.  
 — — innere Struktur Suppl. I, 205—210.  
 — — Kern Suppl. I, 209—210.  
 — — Kerndegeneration Suppl. I, 213—227.  
 — — Kernveränderungen Suppl. I, 208—242.  
 — — Ursache d. degenerativen Vorgänge Suppl. I, 225—227.  
 — — Untersuchungsmethoden Suppl. I, 203.  
 — — vegetative Vorgänge Suppl. I, 204—213.  
 — der monocysten, Wachstumsperiode 4, 100—118.  
 — Parasiten der Cysten 17, 126.  
 — parasitische, von *Arenicola ecaudata* 10, 199—215.  
 — polycystide, Wachstumsperiode 4, 118—147.  
 — der polychäten Anneliden, Schizogonie 8, 388—393.  
 — des Regenwurms, Material 3, 109.  
 — — Untersuchungsmethoden 3, 109.  
 — — vegetative Vorgänge im Kern 3, 107—125, 118.  
 — — im Plasma 3, 107—125, 118.  
 — Sarcocyt 4, 169.  
 — Sonderung verschiedener Körperabschnitte 4, 147—159.  
 — Spindel erste 17, 122.  
 — Sporoblasten 1, 302.  
 — Sporocysten als klassifikatorisches Merkmal 16, 202—203.  
 — Sporozoiten 4, 90—98.  
 — der *Tenebrio molitor*-Larve 1, 375—420; 4, 351—360.  
 — von *Tenebrio molitor*, Untersuchungsmethode 1, 391—393.  
 — vegetative Vorgänge im Kern 10, 228—246.  
 — — im Plasma 10, 228—246.  
 — Verhältnis zu *Ophryocystis* 8, 192—193.  
 — Wachstumsperiode 4, 98—147.
- Gregarineninfektion** 8, 23—25.  
**Gregarinenkern** 4, 159—165.  
**Gregarinentypen**, polycystide, im Tracheatendarm 4, 377—379.  
**Gregarinida** 1, 184—186; 10, 155.  
 — Schizogonie 8, 204—205.  
**Gromia fluvialis** DUJARDIN 17, 295.  
 — terricola LEIDY 17, 293—296.  
**Größe** der *Amoeba blattae* BÜTSCHLI 6, 9.  
 — der *Entamoeba blattae* 20, 146, 148.  
 — der Gehäuse bei Tintinniden 15, 127—134.  
**Gruppierung** der Peridinium-Arten 20, 178.  
**Guillermont's** „cloisons transversales“ und Bakterienkerne 16, 62—70.  
**Gummi** Cerasi 5, 36.  
 — *Tragacanthae* 5, 36.  
**Gürtel** des Skelets von *Podolampas* 16, 48—49.  
**Gürtelregion** des Skelets von *Podolampas* 16, 54—55.  
**Guttera pucherani**, abgerundete Formen von *Leucocytozoen* in 16, 241.  
 — — heranwachsende Formen von *Leucocytozoen* in 16, 241—242.  
 — — HARTLAUB, *Leucocytozoen* 16, 237—244.  
 — — spindelförmige Formen von *Leucocytozoen* in 16, 240.  
**Gymnodinien**, Vermehrung 19, 184—187.  
**Gymnodinium fucorum** 11, 351—362.  
 — — *Aerotaxis* 11, 359.  
 — — anormale Cystenformen 11, 356.  
 — — anormale Teilungen 11, 355—356.  
 — — Bewegung 11, 353.  
 — — Cysten 19, 182—183.  
 — — Einfluß hoher Konzentration 11, 360.  
 — — Encystierung 11, 354.  
 — — Form 11, 352.  
 — — freie Flagellaten 19, 181—182.  
 — — Geißelbildung 19, 187—188.  
 — — Isolierung 11, 356—357.  
 — — Kern 19, 183—184.  
 — — Lebensweise 11, 353.  
 — — Protoplasma 19, 183.  
 — — Schwarmbildung 11, 360—362.  
 — — Schwärmerbildung 19, 188—193.  
 — — Teilung 11, 354—355.  
 — — Verhalten auf festen Nährböden 11, 357—359.  
 — — KÜSTER 19, 181—193.
- H.**
- Halteridium** 15, 286.  
**Haematococcus salinus** 6, 111—112.  
**Hämolyse** im Serum der Malaria Parasiten tragenden Affen 12, 327—328.  
**Hammelsarcosporid**, Entwicklungsschichte 20, 240—241.

- Hämogregarinen**, Beziehungen zu den Plasmodien **20**, 340.
- — zum Wirt **20**, 322—324.
  - Einfluß der Überwinterung des Wirtes **20**, 324—327.
  - Entwicklung **18**, 260—274.
  - Entwicklungscyclus in der Schildkröte, **17**, 318—319.
  - Entwicklungsgeschichte **20**, 251—350.
  - geschlechtliche Entwicklung im Egel **20**, 267—296.
  - Systematik **18**, 190—192.
  - Vermehrung im Schlangenblut **18**, 201—202.
  - verwandtschaftliche Beziehungen **20**, 335—341.
  - Wirte und Zwischenwirte **20**, 339.
  - parasitische, von *Clemmys japonicus* **18**, 260—274.
  - sp. von *Clemmys japonicus*, Entwicklungsstadien **18**, 261—264.
  - — geschlechtslose Vermehrung **18**, 264—267.
  - — Merozoiten **18**, 265—267.
  - — Schizogonie **18**, 264—267.
  - — Leucocyteninfektion **18**, 270—272.
  - der japanischen Schildkröten, systematische Stellung **18**, 272.
  - — Teilung **18**, 262.
  - — Untersuchungsmethoden **18**, 261.
  - — wurmförmige Gebilde **18**, 267—270.
  - im Blute surinamischer Schlangen **18**, 190—206.
  - der Schlangen, Bewegungen **18**, 196.
  - — indifferente Formen **18**, 198.
  - — Kern **18**, 194.
  - — Material **18**, 192.
  - — männliche Formen **18**, 199—201.
  - — Morphologisches **18**, 193—195.
  - — pathologische Wirkungen **17**, 204.
  - — Plasma **18**, 194.
  - — Polymorphismus **18**, 198.
  - — Übertragung **18**, 202—204.
  - — Untersuchungsmethoden **18**, 192—193.
  - — Vorkommen **18**, 193.
  - — weibliche Formen **18**, 199.
- Haemogregarina lutzi** n. sp. **20**, 352—357.
- serpentinum **20**, 352—359.
  - stepanowi **20**, 251—350.
  - — DANILEWSKY **17**, 306—376.
  - — Bau **17**, 350—352.
  - — Befruchtung **20**, 275—278.
  - — Befruchtungsspindel **20**, 278, 280.
  - — Bewegung im Blut der Schildkröte **17**, 352—353.
  - — Conjugation **17**, 322—333, 365.
  - — der Geschlechtstiere **20**, 274—275.
  - — Entwicklung nach HAHN **20**, 341—343.
- Haemogregarina stepanowi**, Entwicklungscyclus **17**, 365.
- — Entwicklungsstadien **17**, 306—376.
  - — Färbung **20**, 260—261.
  - — Gameten **17**, 322—324, 348—349, 365.
  - — Gametocyten **17**, 339—348.
  - — primäre Gametocyten **17**, 340—345.
  - — sekundäre Gametocyten **17**, 345—346.
  - — Sporenbildung der Gametocyten **17**, 346—348.
  - — geschlechtlich differenzierte Formenbildung **20**, 315—322.
  - — geschlechtliche Entwicklung in *Placobdella catenigera* **2**, 339—342.
  - — Geschlechtsformen **20**, 267—274.
  - — Historisches **10**, 252—254.
  - — Infektion durch Sporozoiten **20**, 288—291.
  - — Kernentwicklung **17**, 354—357, 365.
  - — Kernteilung **17**, 324, 329, 331.
  - — Macrogameten **20**, 269—270.
  - — Macrogametocyten **17**, 342—245, 365.
  - — Material **17**, 310—312; **20**, 256—260.
  - — Merozoiten **20**, 299—302.
  - — Microgametocyten **17**, 340—342, 365.
  - — Microgametocyst **20**, 270—272.
  - — Nucleolus **20**, 332—335.
  - — Schizogonie **17**, 335—339, 365; **20**, 311—315.
  - — Schizonten **20**, 302—311.
  - — Sitz **17**, 353—354.
  - — Sporogonie **20**, 280—285.
  - — Sporozoiten **20**, 285—291.
  - — — im Egel **20**, 291—296.
  - — Sporozoitenstruktur **334**.
  - — Terminologie **17**, 320—322.
  - — ungeschlechtliche Entwicklung **20**, 296—327.
  - — Unterschied im Entwicklungscyclus zwischen *H. st.* und *Lankesterella minima* **17**, 319.
  - — Untersuchungsmethoden **17**, 312, —317; **20**, 257—260.
  - — Volutin **20**, 327—332.
  - — Zeugungskreis **20**, 255.
  - — Zygocysten **17**, 328, 329, 330, 331—332.
  - — Zygoten **17**, 233, 324, 327, 328, 331, 332, 365.
- Haemoproteus** gen., Historisches **12**, 154—155.
- columbae, Cysten im peripheren Kreislauf **12**, 164.
  - — Cystenbildung **12**, 162—164.
  - — Entwicklungscyclus **12**, 154—167.
  - — — im Leucocyten **12**, 161—164.
  - — — in der *Lynchia*, Entwicklungsgang **12**, 158—160, 165.

- Haemoproteus columbae**, im Taubenorganismus **12**, 160—166.  
 — Infektion der Tauben **12**, 155—156, 159—160.  
 — künstliche Infektion der Lynchien **12**, 160.  
 — Material **12**, 157.  
 — Merozoiten in der Cyste **12**, 163—164.  
 — Ookinetenbildung **12**, 158—159.  
 — Übertragung **12**, 154—167.  
 — übertragen durch *Lynchia* **12**, 155, 156, 157, 159, 165.  
 — Unterschied des Entwicklungscyclus bei *H. noctuae* **12**, 166.  
 — Untersuchungsmethoden **12**, 157.  
 — Zwischenwirt **12**, 155—156.  
 — noctuae **12**, 264, 265, 269—276.  
 — Ookinet **9**, 23—28.  
 — Kernhohlkugel des Ookineten **9**, 23, 24, 27.  
 — Ookinetenarten **9**, 23.  
 — Ookinetenkern **9**, 23.  
 — Innenkörper des Ookinetenkerns **9**, 24, 26, 27.  
 — Unterschied des Entwicklungscyklus bei *H. columbae* **12**, 166.
- Haemoproteus trypanosomen**, Morphologie **15**, 270—272.
- Hämosporidien** **1**, 184, 186.  
 — Blepharoplastkern **10**, 154.  
 — der Schildkröten, Historisches **17**, 308.  
 — Literatur **17**, 357—364.
- Haptogenmembran** **20**, 204—207.
- Hauptkern** der Protistenzelle **10**, 308—320.  
 — bei *Trypanosoma* **15**, 267.  
 s. auch Kern.
- Hauptkernteilung** bei *Trypanosomen*, **15**, 273—274.
- Hauptstadien** in der Phylogenie der Sexe bei *Chilodon uncinatus* **12**, 261—262.
- Hefe**, Entstehung aus Algenzellen **11**, 385—387.  
 — Fortpflanzung **2**, 328—337.  
 — systematische Stellung **2**, 337; **11**, 385.  
 — Zellbau **2**, 329—338.  
 — Zellstruktur **2**, 330—335.
- Hefepilze**, Conjugation **2**, 335—336.
- Hefezellen**, Historisches **2**, 329—338.
- Hefezelle**, Körnchen **2**, 331—334.
- Heleopera petricola** LEIDY **2**, 257; **17**, 265.  
 — sylvatica PENARD **17**, 265.
- Heliochallengeron** n. gen. **7**, 300—301.  
 — channeri (JOHN MURRAY) **7**, 300—301.
- Heliozoen**, Zellstruktur **1**, 5.
- Hemianisogamie** bei *Chilodon uncinatus* **12**, 261, 271.
- Hemisexe** bei *Chilodon uncinatus* **12**, 255—269, 270, 271.  
 — als Vorstadium der sexuellen Differenzierung bei Infusorien **12**, 260, 271.
- Hemispeira asteriasi**, Anhaftungs apparat **6**, 209—211.
- Henneguya acerinae** n. sp. **7**, 186—196.  
 — Beziehung zu *Henneguya psorospermica* **7**, 193—194.  
 — Cysten **7**, 190.  
 — Sporen **7**, 191.  
 — Untersuchungsmethoden **7**, 186—187.  
 — nüsslini SCHUBERG und SCHRÖDER **6**, 56—59.  
 — Bau **6**, 56—58.  
 — Cysten **6**, 56.  
 — Gestalt **6**, 56—58.  
 — schizura GURLEY **6**, 58.  
 — zschokkei GURLEY **6**, 58.
- Herpetomonas** **2**, 180—185.  
 — zweigeißelige Formen **19**, 99.  
 — gracilis n. sp. **2**, 183—184.  
 — KENT, Charakterisierung der Gattung **15**, 319.  
 — lesnei n. sp. **2**, 184.  
 — lygaei **13**, 1—18.  
 — Beziehung zu *Leishmania donovani* **13**, 14.  
 — Cysten **13**, 5.  
 — Infektion **13**, 10—11.  
 — und Kala-Azar verglichen **13**, 12—14.  
 — Material **13**, 1—2.  
 — Struktur **13**, 4.  
 — systematische Stellung **13**, 11—12.  
 — Untersuchungsmethoden **13**, 2—4.  
 — muscae domesticae BURNETT **2**, 181—182.
- Herpobdella atomaria** CARENA Coccidium **9**, 382—429.
- Heterogamie** bei *Amoeba blattae* BÜTSCHLI **16**, 167.  
 — Definition **14**, 266.  
 — bei Vorticelliden **14**, 261.
- Heteroica** **15**, 243.
- Heteromorphismus** bei *Ceratium tripos* **20**, 22—23.
- Heterotriche** Ciliaten **2**, 305—324.
- Hexamitus muris** (GRASSI) Suppl. I, **193**—195.
- Histologie** der infizierten Gewebe bei *Aggregata eberthi* **12**, 53—56.
- Histologische** Differenzierung bei heterotrichen Ciliaten **2**, 305—324.  
 — Vorgänge bei *Actinophrys sol* während der Encystierung **12**, 299—309.
- Historisches** über Actinomyxidien **6**, 272—276.  
 — über *Aggregata* der Cephalopoden **11**, 5—7.  
 — über *Amoeba blattae* (BÜTSCHLI) **6**, 1—6.  
 — über *Amoeba blattae* **16**, 143—144.  
 — proteus **6**, 1—6.  
 — über Amöben **15**, 3.

**Historisches** über Arcella-Fortpflanzung 10, 441; 12, 173—175.  
 — über Babesia canis 8, 294—295.  
 — über Bacillen, Kernfrage 12, 9—14.  
 — über Chromidiogamie 12, 197.  
 — über Ciliaten in Valoniazellen 6, 384—385.  
 — über Coccidium cuniculi 2, 13—15.  
 — über Coccidien aus Hirudineen 9, 383.  
 — über Coccolithophoriden 1, 93—106.  
 — über commensale Algen des Peneroplis pertusus 10, 57—61.  
 — über Dinoflagellaten 19, 178—179.  
 — über Entamoeba histolytica 18, 209.  
 — über Fischtrypanosomen 1, 475—477.  
 — über geschlechtliche Vermehrung 3, 305—306.  
 — — der Clepsidriniden 17, 83—87.  
 — über geschlechtliche Entwicklung von Nina gracilis 17, 33—35.  
 — über Gregarinen 1, 376—383.  
 — — der Crustaceen 12, 45—48.  
 — über Haemogregarina stepanowi 20, 252—254.  
 — über Haemoproteus gen. 12, 154—155.  
 — über Haemosporidien der Schildkröten 17, 308.  
 — über Hefezellen 2, 329—338.  
 — über Lamblia intestinalis als Dysenterie-Erreger 12, 1—2.  
 — über Leucocytozoon danilewskyi 3, 376—380.  
 — über Licnophora auerbachii 3, 2—3.  
 — über Malariaparasiten bei Affen 12, 315.  
 — über Mastigamöben Suppl. I, 85—90.  
 — über metachromatische Körper 19, 290.  
 — über den Monocystidenkern 3, 108—109.  
 — über Moosrhizopoden 17, 259—264.  
 — über Nährböden bei Züchtungsversuchen 5, 199—205.  
 — über Opalinenfortpflanzung Suppl. I, 2—4.  
 — über Ophryocystis 8, 161—162.  
 — über Paramaecium bursaria 4, 205—208.  
 — über parasitische Infusorien der Cephalopoden 5, 241.  
 — über Parasiten in Stegomyien, Entwicklungsstadien 13, 24—25.  
 — über Pebrineparasiten 16, 282—286.  
 — über Protozoen, Depressionszustand Suppl. I, 43—44, 58—59.  
 — über Rhizomastiginen Suppl. I, 85—90.  
 — über Taeniocystis mira 7, 308.  
 — über Trichorhynchus tuamotuensis 20, 223—226.  
 — über die Zellentheorie 1, 1—2.  
 s. auch Literatur.

**Holocella** 9, 341—433.  
 — Centralkapsel 9, 431—433.  
**Hologamie**, Definition 14, 268.  
 — Vorkommen 14, 265.  
**Homogamische** Correlation bei Chilodon uncinatus 12, 248—255.  
**Homoica** 15, 243.  
**Homologie** der Teilungen bei Bildung der Vorkerne 9, 254—256.  
**Hoplorhynchus oligacanthus** SIEBOLD 17, 70—77.  
 — Copulation 17, 75.  
 — — Gametenbildung 17, 71—77.  
 — — geschlechtliche Entwicklung 17, 71—76.  
 — — geschlechtlich differenzierte Gameten 17, 73.  
 — — mitotische Teilung 17, 76—77.  
 — — Restkörper 16, 77.  
 — — Sporoblastentanz 17, 75, 83.  
**Horizontale** Verbreitung der Challengiden 7, 268—273.  
**Hülle** bei Clypeolina marginata 8, 68—76.  
 — bei Lieberkühnia paludosa 8, 226—228.  
 — bei Mycterothrix tuamotuensis 20, 232.  
 — äußere, des Ectoplasma bei Epistylis plicatilis 7, 176—177.  
 — — bei Vorticella monitata 7, 398—401.  
 — — bei Wagnerella borealis 17, 144.  
 s. auch Cuticula.  
**Hüllenstruktur** bei Coccolithophoriden 1, 112—119.  
**Hülsenbildung** des Tintinnodeengehäuses 18, 143—146, 182.  
**Hülsenstruktur** des Tintinnodeengehäuses 18, 136—143, 182.  
**Hungererscheinungen** bei Protozoen 19, 273—282.  
**Hyalodiscus rubicundus** HERTWIG und LESSER 9, 84—99.  
 — — Encystierung 9, 88, 95—96.  
 — — Ernährung 9, 90—94.  
 — — Kern 9, 87, 89.  
 — — Kultur 9, 84.  
 — — Morphologie 9, 85—90.  
 — — systematische Stellung 9, 98.  
 — — Vermehrung 9, 97.  
**Hyalosphaera gregarinicola** n. gen. n. sp. 7, 123—128.  
 — — Entwicklungsstadien 7, 125—128.  
 — — Untersuchungsmethoden 7, 123.  
**Hyphen** des Basidiobolus lacertae EIDAM 2, 377—378.

## I.

**Idiochromatin**, Umwandlung bei weiblichen Aggregata légeri 11, 21—28.  
**Immunität** der Seidenraupen gegen No-sema bombycis 16, 335—337.

**Immunität** gegen Sarcosporidiengift, aktive 20, 114—118.

— — passive 20, 114—118.

**Impfversuche** an Fischen 7, 18—19.

**Infektion** der Amöben durch Coccen 19, 251, 252.

— der *Amoeba vespertilio* mit Zoochlorellen **Suppl. I**, 268—269.

— der *Capitella capitata* 6, 236.

— durch Coccidien 2, 1—2.

— durch *Crithidia geridis* 12, 139.

— bei Drehkrankheit 5, 156.

— durch Gregarinen 8, 23—25.

— durch *Herpetomonas lygaei* 13, 10—11.

— der Kaulquappen durch *Opalina ranarum* **Suppl. I**, 19—24.

— durch Malariaparasiten bei Affen 12, 319—320, 325.

— durch Malariaplasmodien 16, 251.

— der Leucocyten durch *Haemogregarina* sp. 18, 270—272.

— der Nerven durch Myxosporidien 6, 55—56.

— der *Piscicola* durch *Trypanoplasma borreli* 7, 6—7.

— der Schildkröte durch Sporozysten der *Haemogregarina stepanovi* 20, 288—291.

— durch Sporen von *Sporomyxa scauri* 12, 121—122.

— der Tabaniden durch parasitische Crithidien 15, 348—353.

— der Tauben durch *Haemoproteus columbae* 12, 155—156, 159—160.

— künstliche, bei *Aggregata eberthi* 12, 49—53.

— — durch Coccidien 2, 48—67.

— — der Lynchien durch *Haemoproteus columbae* 12, 160.

— — gregarinenfreier Mehlwürmer 1, 387—390.

— — durch Trypanosomen 1, 479.

— — durch *Opalina* 13, 314—316.

— natürliche, durch *Adelea zonula* 8, 49.

— — bei *Aggregata* 11, 131—133.

— — bei *Aggregata eberthi* 12, 49—53.

— sekundäre, durch *Myxobolus pfeifferi* 11, 294—296.

**Infektionsmodus** bei *Coccidium cuniculi* 2, 46—68.

**Infektionsquelle** der Wiederkäuer 19, 51—70.

**Infektionsversuche** mit *Nosema bombycis* 16, 328—330.

**Infektionsweg** bei Mehlwurmgregarinen 19, 112.

**Infektionszeitpunkt** für *Myxobolus pfeifferi* 11, 305.

**Infektiöses Granulom** bei Drehkrankheit 5, 158.

**Infusorien**, Basalkörperchen 6, 82.

— Centralgeißel 2, 159.

**Infusorien**, Centrosomenballen 2, 168.

— Cilien 2, 119—124; 6, 61—110.

— Cirre 2, 138—240.

— Conjugation 9, 195—296; 12, 213—276.

— Untersuchungsmethoden 9, 197—202.

— Degeneration des Alters 9, 272—281.

— Doppelkernigkeit 15, 86—90; 16, 89.

— Generationswechsel 13, 102—104.

— geschlechtliche Differenzierung 9, 195—296; 12, 213—276.

— Untersuchungsmethoden bei geschlechtlicher Differenzierung 9, 197—202.

— geographische Verbreitung 19, 48—49.

— Hemisexe 12, 213—276.

— — als Vorstadium der sexuellen Differenzierung 12, 260—271.

— Kulturen 9, 197—200.

— Macronucleus bei der Ernährung 15, 83—84.

— Literatur 16, 89—91.

— Rolle des Macronucleus 15, 80—90.

— Macronucleusteilung 15, 85.

— Membranella 2, 128—137.

— Membranula 2, 137—138.

— Micronuclei, Auffassung als rudimentäre Schwärmer 14, 262.

— physiologische Bedeutung 19, 49—50.

— — Degeneration 9, 277—280.

— sexuelle Teilung 12, 214.

— Tastborste 2, 124—125.

— Trichocysten 6, 61—110.

— undulierende Membran 2, 125—128.

— Wimperapparate 2, 119—140.

— feinerer Bau der Wimperapparate 21, 74—179.

— Verhalten zur Temperatur 19, 46.

— Wiederconjugation 12, 213—276.

— Zweck der Befruchtung 9, 271—287.

**Infusorien** aus asiatischen Anuren 3, 138—174.

— — Material 3, 139.

— — Untersuchungsmethoden 3, 139—140.

— — discotriche, Anhaftungsapparat 6, 207—208.

— — Phylogenese 6, 221.

— — parasitische d. Cephalopoden, Bau 5, 246—247.

— — Historisches 5, 241.

— — Kernapparat 5, 248—250.

— — Kernverhältnisse 5, 240—262.

— — Lebensweise 5, 245.

— — systematische Stellung 5, 242, 247.

— — Untersuchungsmethoden 5, 245.

— — parasitische aus *Discoglossus pictus* 4, 43—63.

— — parasitische des Wiederkäuermagens 19, 42—47.

— — System 19, 43.

**Infusorienzellen**, Teilungsvorgang 20, 210—218.

**Inkubationszeit** bei Affen nach Infektion mit Malariaparasiten 12, 320, 325, 329.  
**Innenkörper**, chemisches Verhalten 9, 25.  
 — bei *Haemoproteus noctuae* 9, 23.  
 — bei *Myxobolus Pfeifferi* 11, 260.  
**Insektenporozoen** 14, 1—66.  
**Intercalarplatten** bei *Podolampas* 16, 51.  
 — dorsale, bei *Peridinium steini* JÖRGENSEN 16, 27.  
**Intercalarstreifen** bei *Podolampas* 16, 56.  
**Intranstylum**, Anhaftungsapparat 6, 216—217.  
**Intranuclearcentrosom** bei Trypanosomen 15, 268.  
**Invagination** bei *Amoeba terricola* 17, 223, 224, 228, 230, 239.  
**Involutina** gen. 9, 44—46.  
**Involutionsformen** der Bakterien 10, 290—291.  
**Isogametangien-Copulation**, Definition 14, 266.  
 — bei *Mucor* 14, 266.  
 — Nomenklatur 14, 266.  
**Isogamie** bei *Allogromia ovoidea* 14, 408.  
 — bei *Chilodon uncinatus* 12, 261, 271.  
 — bei *Clepsidrina ovata* 6, 325.  
 — bei *Gregarina cuneata* Suppl. I. 237.  
 — bei *Gregarinen* 17, 27.  
 — bei *Kalpidorhynchus arenicolae* 10, 213.  
 — bei *Peneroplis pertusus* 10, 83—93.  
 — bei *Selenidium caulleryi* 8, 388.  
**Isohologamie** bei *Actinophrys sol* 14, 265.  
 — bei *Amoeba diploida* 14, 265.  
 — Definition 14, 265.  
 — bei *Spirogyra*-Arten 14, 265.  
 — Vorkommen 14, 265.  
**Isomerogamie**, Definition 14, 266.  
 — Vorkommen 14, 266.  
**Isosporen** von *Thalassicolla* 6, 251—257.  
 — Vielkernbildung bei *Thalassicolla* 6, 257—259.

## K.

**Kala-Azar** u. *Herpetomonas lygaei* verglichen 13, 12—14.  
**Kalpidorhynchidae** fam. 16, 122.  
**Kalpidorhynchus arenicolae** 10, 199—215.  
 — Gametenbildung 10, 205—210.  
 — Gametocyst 10, 202—205.  
 — Gametocysten 10, 202—205.  
 — systematische Stellung 10, 210.  
 — Trophozoiten 10, 200—202.  
 — Untersuchungsmethode 10, 200.  
 — Verwandtschaft 10, 211.  
 — CUNNINGHAM 16, 205—208.  
 — Apomerit 16, 206—207.  
 — Epimerit 16, 206.  
**Kapseln** der parasitischen Infusorien des Wiederkäuermagens 19, 71.

**Kapselmembran**, ringförmige Durchtrennung bei *Aulacantha scolymantha* 14, 173—174.  
**Keime**, mehrzellige bei Metazoen 14, 92.  
 — bei Protozoen 14, 92.  
**Keimgewebe** bei *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 289, 291, 292.  
**Kennzeichen** von *Anoplophrya* sp. 16, 101—102.  
 — paranaidis 16, 102.  
 — von *Angeiocystis audouinii* 16, 136.  
 — von *Ciliophora* 1, 172—181.  
 — von Cystellarien 10, 115.  
 — von *Doliocystis elongata* 16, 121—122.  
 — von Fischtrypanosomen 1, 488.  
 — von *Merogregarina amaroucii* 15, 239.  
 — von *Peridinium steini* 16, 39—40.  
 — von *Plasmodroma* 1, 172—181.  
 — von *Selenidium mesnili* 16, 111—112.  
 — der Sphärellarien 10, 115.  
 — von *Sporomyxa scauri* 12, 128.  
 s. auch Merkmale.  
**Kern** bei *Actinophrys scolymantha* 12, 279, 309.  
 — bei *Actinosphaerium eichhorni*, Haupt- und Neben- 13, 168.  
 — bei *Aggregata eberthi*, während der Entwicklung 12, 64—70.  
 — bei *Amoeba blattae* 16, 17—19, 148—149.  
 — bei *Amoeba limax* 5, 177.  
 — proteus 5, 3; 6, 40—41.  
 — terricola 17, 215—217.  
 — bei *Arcyria cinerea*, Diakinese 9, 184, 185, 193.  
 — Synapsis 9, 184, 193.  
 — von Aulacanthen bei fettiger Degeneration 16, 8—10, 11.  
 — bei *Aulacantha scolymantha*, Manschettenform 14, 161—162.  
 — Manschettenformentstehung 14, 156—161.  
 — bei Aulacanthen, Umwandlung in eine Fettblase 16, 11—73, 15.  
 — bei Bacillen 19, 7, 8, 10, 12, 13, 14.  
 — bei Bakterien 8, 260—261, 264—266.  
 — bei *Ceratium* 19, 193—195.  
 — bei *Ceratium fuscum* 20, 28—29.  
 — bei *Ceratium tripos*, var. subsalsum 20, 5—8, 28—29.  
 — bei *Ceratium tripos*, Längsteilung 20, 18.  
 — bei Challengeriden 7, 267—268.  
 — bei *Chilodon*, achromatische Verlängerungsperiode 12, 220—223.  
 — bei Choanoflagellaten 16, 174.  
 — bei *Clypeolina marginata* 8, 82—83.  
 — bei *Clepsidrina ovata*, Auflösung des ursprünglichen 6, 320.  
 — bei *Didinium nasutum* 5, 303—315.  
 — bei *Discophrya gigantea* 4, 45.

**Kern** bei *Dunaliella salina* **6**, 117—118.  
 — bei *Entamoeba blattae* **20**, 147—148.  
 — — *histolytica* **18**, 213.  
 — bei *Euglena sanguinea* **20**, 50—51.  
 — bei *Gregarina ovata* **4**, 71—74.  
 — bei *Gregarinen* **4**, 159—165.  
 — — aus dem Darm von *Amphiporus* **16**, 73, 74, 75, 77, 79.  
 — bei *Gregarinen* des Mehlwurmdarms **Suppl. I**, 207—210.  
 — bei gregarinoiden Schizonten von *Ophryocystis* **8**, 179—182.  
 — bei *Gymnodinium fucorum* **19**, 183—184.  
 — bei Hämogregarinen im Schlangenblut **18**, 194.  
 — bei *Hyalodiscus rubicundus* **9**, 87, 89.  
 — bei *Mastigina* **Suppl. I**, 150.  
 — — *setosa* **Suppl. I**, 111—114.  
 — bei *Micrococcus ochraeus* (*butyricus*) **19**, 124—143.  
 — bei *Mycterothrix tuamotuensis* **20**, 229.  
 — bei *Opalina* **13**, 224—247.  
 — bei *Opalina*, alter und neuer **13**, 242.  
 — bei *Opalina intestinalis* **4**, 54.  
 — bei *Oxyrrhis marina* **11**, 336.  
 — bei Parasiten von *Ptychodera minuta* **20**, 134.  
 — bei Protozoen **2**, 213—237; **18**, 35.  
 — bei Protozoen, chemische Beschaffenheit **18**, 42—44.  
 — in der Protozoenzelle, Bedeutung **18**, 39—41.  
 — bei *Pyrodinium bahamense* **7**, 422, 428.  
 — bei *Sarcinen* **19**, 127—143.  
 — bei *Sarcosporidien* **20**, 239—250.  
 — vegetative Vorgänge bei *Stomatophora coronata* **10**, 223—240, 241.  
 — bei *Thalassophysa*-Arten **1**, 60.  
 — bei *Trypanosomen* **5**, 53—58.  
 — bei *Trypanoplasma* in den Entwicklungsstadien **7**, 62—65.  
 — bei *Wagnerella borealis* **17**, 160—163.  
 — Beziehung zur Geißel **Suppl. I**, 122.  
 — — bei *Mastigamoeba pilosa* **9**, 118—119.  
 — — zu Protoplasma **1**, 10—12.  
 — Wechselwirkung zwischen Protoplasma **1**, 10, 14, 36.  
 — Wesen des echten **19**, 240.  
 — kinetischer, Funktion **10**, 329—333.  
 — — der Protistenzelle **10**, 308—320.  
 — — der Protozoen **10**, 321.  
 — während der Mitose bei *Aggregata eberthi* **12**, 70—71.  
 — Polkapsel-, bei *Nosema bombycis* **16**, 309—311.  
 — ruhender, von *Didinium nasutum* **5**, 303—308.  
 — — von *Opalina* **13**, 226—232, 238.

**Kern**, polyenergider, bei *Monozoen* **14**, 249, 252.  
 — Schalen- bei *Nosema bombycis* **16**, 309, 310, 311.  
 — zweiter, bei *Malariaplasmodien* **16**, 255, 256, 257, 266, 273, 274.  
**Kerne** bei *Arcyrien*, der Sporangien **9**, 180—187.  
 — der Bacterien und „cloisons transversales“ *Guillermonds* **16**, 62—70.  
 — bei *Campanella umbellaria* **7**, 100—102.  
 — bei *Chlamydoxa montana* **4**, 316—317.  
 — bei Flagellaten **2**, 202—205.  
 — bei *Lieberkühnia paludosa* **8**, 241—243.  
 — bei *Lieberkühnia wagneri* **8**, 254—255.  
 — bei *Myxocystis* **18**, 236, 249—253.  
 — bei *Nina gracilis* **17**, 4—43.  
 — bei *Nosema anomalum* **8**, 7—9.  
 — bei *Opalina*, Polarität **13**, 258.  
 — bei Orbitoliden, bei der Abscheidung der Schalensubstanz **1**, 247—251.  
 — bei *Pelomyxa palustris* **8**, 124.  
 — bei *Plasmodium kochi* **16**, 256, 257, 259, 260, 261.  
 — bei Protozoen, vom Metazoentypus **2**, 220.  
 — bei *Tintinnodeen* **18**, 170—172, 182.  
 — — während der Teilung **18**, 176—180, 182.  
 — bei *Trachelocerca phoenicopterus* **13**, 79—92.  
 — bei *Trichien*, der Sporangien **9**, 180—187.  
 — flammende, bei *Gregarinen* des Mehlwurmdarms **Suppl. I**, 227—229.  
 — geflammte, bei Mehlwurmgregarinen **19**, 112—113.  
 — Neben-, bei *Nosema bombycis* **16**, 309.  
 — somatische, von *Myxobolus Pfeifferi* **11**, 299—301.  
 — vegetative der Microsporidien, morphologische Bedeutung **18**, 256—259.  
**Kernapparat** bei *Lymphocystis johnstonei* **14**, 334—362.  
 — bei parasitischen Infusorien der Cephalopoden **5**, 248—250.  
 — bei *Tintinniden* **15**, 157—158.  
**Kernbildung**, multiple, bei *Amoeba proteus* **5**, 8.  
 — — bei *Amoeba terricola* **17**, 247, 248—251.  
 — Viel-, bei *Aulacantha* **14**, 200.  
 — Riesen-, bei *Amoeba vespertilio* durch Parasitismus **Suppl. I**, 286.  
**Kerndegeneration** bei *Arcella vulgaris* **EHRENBERG** **12**, 193—195, 196.  
 — bei Amöben **19**, 251.  
 — bei *Aulacantha* **16**, 17.  
 — bei *Gregarinen* des Mehlwurmdarms **Suppl. I**, 213—227.

- Kerndifferenzierung** bei *Actinophrys* sol 12, 309.  
 — bei Opalinen zur Encystierungszeit 13, 116.
- Kerndualismus** bei Amöben 15, 42—44.  
 — bei *Aulacantha* 14, 238—239, 245—247, 249.  
 — bei Binucleaten 15, 321.  
 — bei Flagellaten 15, 322.  
 — bei Gregarinen 9, 336—338.  
 — somatisch-generativer, bei Ciliophoren 10, 140.  
 — — bei Plasmodromen 10, 141.  
 — bei *Aggregata eberthi* des Sporonten 12, 71—82.  
 — Vergleich zwischen dem Sporonten und Schizonten von *Aggregata eberthi* 12, 71—82.  
 — bei *Haemogregarina stepanowi* 17, 354—357, 365.  
 — Vorkommen 8, 148.  
 s. auch Binuclearität, Doppelkernigkeit und Zweikernigkeit.
- Kernfrage** bei Bakterien 12, 33—38.  
 — Historisches bei Bacillen 12, 9—14.
- Kernfurchung**, bei *Aulacantha scolymantha*, Bedeutung 14, 154.  
 — Zweiteilung bei *Aulacantha scolymantha* 14 136—155, 233.
- Kernfurchungsstadien** bei *Aulacantha*, Entoplasma 14, 148—150.
- Kerngröße** bei *Actinosphaerium eichhorni* 13, 188—190, 192.
- Kernhälften**, Trennung bei *Aulacantha scolymantha* 14, 143—147.
- Kernkörnchen** bei *Amoeba proteus* 5, 4—7.
- Kernkristalle** von *Trachelocerca phoenicopterus* 13, 96—98.
- Kernlagerung** bei *Loxodes rostrum* 8, 349.
- Kernlose** Amöben 16, 149.  
 — Teilstücke bei Regeneration der Protozoen 3, 57, 59.
- Kernmasse**, Verhältnis zu Protoplasma 4, 35.
- Kernmembran** der Süßwasserrhizopoden 8, 115—117.
- Kernmerkmale** 19, 240.
- Kernnatur** des Blepharoplasten 15, 32; 19, 83.
- Kernnucleolus** bei *Stomatophora coronata* 10, 224.
- Kernparasit** von *Amoeba terricola* 6, 195—199.  
 — von *Amoeba vespertilio* Suppl. I, 286—289.
- Kernphylogenie** bei Ciliaten 13, 272—276.
- Kernplasmarelation** 11, 175—186.  
 — bei *Actinophrys* sol 12, 291, 310.  
 — bei alternden Colpidien 18, 225.
- Kernplasmarelation** bei *Coccidium falci-forme* Suppl. I, 196—197.  
 — bei *Malaria plasmodien* 16, 253, 268.
- Kernplasmarelationslehre** Suppl. I, 60—61, 72.
- Kernplasmaspansung** 11, 176; Suppl. I, 61.
- Kernreduktion** bei *Actinosphaerium eichhorni* 19, 280—282.  
 s. auch Reduktion und Reifung.
- Kernreinigung** bei *Echinomera hispida* 9, 335.  
 — bei Gregarinen 3, 381.  
 — bei *Stylorhynchus longicollis* 9, 335.  
 — bei *Stomatophora coronata* 10, 221.
- Kernreorganisation** bei *Paramaecium aurelia* 10, 395—396.  
 — bei *Stomatophora coronata* 10, 226, 235, 242.
- Kernsaftzone** bei Trypanosomen 15, 267.
- Kernsekretbildung** bei Metazoen 11, 161—165.
- Kernstruktur** bei *Actinosphaerium eichhorni* 19, 282—283.  
 — bei *Aggregata* 11, 148—153.  
 — bei *Bacterium gammari* 8, 263, 266—270, 275; 10, 193.  
 — bei *Dimorpha mutans* 9, 112.  
 — bei *Leucocytozoon ziemanni* 15, 279.  
 — bei *Mastigella vitrea* Suppl. I, 106—107.  
 — — setosa Suppl. I, 113—114.  
 — bei Protozoen 1, 26.  
 — bei Sporozoiten der Gregarinen 4, 94—96.  
 — bei *Trypanoplasma* 7, 24—27.  
 — — helices 14, 378—379.  
 — bei Trypanosomen 15, 272, 289.
- Kernsubstanz**, Doppelnatur bei Protozoen 18, 38, 43.
- Kernteilung** bei *Acanthometron pellucidum* 16, 219, 220, 221, 226.  
 — bei *Actinosphaerium eichhorni* 19, 283—286.  
 — bei *Aggregata*, der männlichen Parasiten 11, 103—109.  
 — — der weiblichen Parasiten 11, 109—119.  
 — bei *Allogromia* 9, 8—9.  
 — bei *Amoeba albidia* 15, 26—27.  
 — — blattae BÜTSCHLI 6, 20.  
 — — horticola 15, 23.  
 — — limax 5, 183—191.  
 — — proteus 5, 6.  
 — — terricola 17, 249—251.  
 — bei Amöben, Centriolen 15, 15, 18, 20, 21, 23, 26, 33, 39, 40, 41.  
 — bei *Arcella vulgaris* EHRENBERG 12, 177—178.  
 — bei *Barrouxia* 18, 21—24.  
 — bei *Basiodibolus lacertae* EIDAM 5, 191—197.

**Kernteilung** bei *Boveria* von Neapel **3**, 34—36.

- bei *Ceratium* **19**, 195—197.
  - bei *Ceratomyxa drepanopsettae* während der Sporenbildung **14**, 87—89.
  - bei *Choanoflagellaten* **16**, 175.
  - bei *Didinium nasutum* **5**, 308—315.
  - bei *Dinoflagellaten* **19**, 200—201.
  - bei *Entamoeba blattae* **20**, 151—155.
  - des *Entosiphon* **2**, 325—328.
  - bei *Gregarinen* **1**, 299—301.
  - bei *Haemogregarina stepanowi* **17**, 324, 329, 331; **20**, 365.
  - bei marinen *Ceratium*-Arten **20**, 1—43.
  - bei *Micrococcus ochraceus* (*butyricus*) **19**, 127—143, 137.
  - bei Mikroklossien im Deutoblasten **14**, 42—43.
  - bei *Nosema bombycis* **16**, 303—304.
  - bei *Oxyrrhis marina* **11**, 337—339.
  - — **DUJARDIN** **11**, 334—339.
  - bei *Orcheobius herpobdellae* **9**, 408—413.
  - bei *Plasmodium kochi* **16**, 259.
  - bei *Sarcinen* **19**, 127—143.
  - bei *Sphaeromyxa sabraesi*, des Pan-sporoblasten **9**, 366, 372.
  - bei *Sporomyxa scauri* **12**, 114, 116.
  - im *Syzygium* **13**, 141—165.
  - bei *Trachelocerca phoenicopterus* **13**, 81, 85.
  - bei *Trypanoplasma heliciis* **14**, 386—389.
  - bei *Trypanosoma lewisi* **15**, 284—286.
  - bei *Zygorhizidium* **5**, 231.
  - direkte, bei *Aulacantha* **14**, 232.
  - — bei *Aulacantha*., Beziehung zur Mitose **14**, 234—236.
  - — bei *Aulacantha*, biologische Bedeutung **14**, 234—236.
  - — bei *Ceratium tripos* **20**, 17—19.
  - generative bei *Basidiobolus lacertae* **EIDAM** **2**, 386—392, 410—412.
  - letzte, im *Syzygium* **13**, 145—148.
  - vegetative bei *Basidiobolus lacertae* **EIDAM** **2**, 381—384, 408—410.
- Kerntypen** bei *Loxodes rostrum* **7**, 352—354, 360—361, 363.

**Kernveränderungen** bei *Amoeba albidia* **15**, 26—29.

- — *dofleini* **6**, 151—159.
- bei *Clepsidrina ovata* **6**, 314—318.
- bei degenerierenden Amöben **8**, 289—292.
- bei *Epithelioma* der Barben **9**, 329—331.
- bei *Gregarinen* des Mehlwurmdarms **Suppl. I**, 208—242.
- bei der Sporenbildung von parasitischen Ciliaten **17**, 302.
- vegetative bei *Amoeba dofleini* n. sp. **6**, 147—165.

**Kernverhältnisse** bei *Actinosphaerium eichhorni* **13**, 167—194.

- bei *Amoeba salteti* **19**, 170—174.
- bei *Bacillus bütschlii* **1**, 317, 335—339.
- bei *Bacterien* **16**, 67—68, 69.
- bei *Basidiobolus lacertae* **EIDAM**, der vegetativen Formen **2**, 380, 403—408.
- bei *Callynthrochlamys phronimae* **FRENZEL** **20**, 61—65.
- bei den in Cephalopoden schmarotzenden Infusorien **5**, 240—262.
- bei *Chromidina* **5**, 254—260.
- der commensalen Algen von *Peneroplis pertusus* **10**, 72—75.
- bei *Costia necatrix* **3**, 88.
- bei *Discophrya gigantea* **4**, 51—53.
- bei *Gregarinen* des Mehlwurmdarmes **19**, 112—113.
- bei *Fusiformis termitidis* **19**, 239—245.
- bei *Loxodes rostrum* Tabellen, **8**, 357—359.
- bei *Opalina* gen. **13**, 247—252.
- — intestinalis **13**, 247—252.
- bei *Opalinopsis sepiolae* **5**, 250—254.
- bei *Plasmodium kochi* **16**, 269, 270.
- — und *brasilianum* im Vergleich zu den menschlichen Malariaparasiten **16**, 268—271.
- bei *Peneroplis pertusus* **10**, 101—103.
- bei *Stentor coeruleus* bei *Regeneration* **3**, 50—57.
- bei *Tropicaparasit* **269—270**.
- bei *Trypanoplasma cyprini* **3**, 177—178.
- bei *Trypanosomen* **5**, 40—77.

**Kernvermehrung** bei *Actinocephaliden* **17**, 72, 78, 83.

- bei *Aggregata eberthi* **12**, 82—86.
- — *légeri*, der weiblichen **11**, 35—39.
- bei *Amoeba blattae* **BÜTSCHLI** **16**, 165.
- bei *Clepsidrina ovata* **6**, 318—319.
- bei *Entamoeba blattae* **20**, 159.
- bei *Gregarinen* **17**, 122—123.
- bei *Nina gracilis* **17**, 49.
- bei *Stylorhynchus* **3**, 316—317, 328—332.
- der *Syzygiten*, besonderer Teilungsmodus **13**, 148—150.

**Kernvermehrungsweise** bei Bildung von Anisosporen von *Thalassicolla* **6**, 259—266.

**Kernverschmelzung** bei *Opercularia coarctata* **9**, 241—243.  
s. auch *Caryogamie*.

**Kernvorgänge** bei *Actinophrys sol* während der Encystierung **12**, 301—306.

- bei *Aggregata eberthi*, Literatur **12**, 71—79.
- bei *Arcyria cinerea* **9**, 181—183.
- bei *Opercularia coarctata* bei der Conjugation **9**, 257—267.

- Kernwanderung**, Mechanik 1, 288—290.  
— bei *Opercularia coarctata* bei Conjugation 9, 257—267, 287.
- Kernzahl** bei *Loxodes rostrum* 8, 354—356; 20, 87—88.  
— im Pansporoblasten bei *Sphaeromyxa sabrazesi* 9, 366, 372.
- Kettenbildung** bei *Ceratium fusus* 20, 33.  
— — tripos 20, 20—22.
- Kiem**en von *Acerina cernua*, Myxosporidae 7, 186—196.
- Kinetonucleus** bei Binucleaten 15, 321.  
— bei Trypanosomen 15, 269.
- Klassifikation** von *Licnophora auerbachii* 3, 12—13.  
— der Schizogregarinen 15, 240, 243.  
s. auch Systematik.
- Klassifizierung** der Familie der Tintinniden 15, 203—205.
- Klebkörner** der Mastigamöben **Suppl. I**, 214—118.  
— von *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 98—99, 101.
- Klettercirren** der Tintinnodeen 18, 164—165, 182.
- Knäuelstadium** bei *Ceratium fusus* 20, 29—30.  
— — tripos 20, 8—9.
- Knospen** bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 12, 182, 184, 202.
- Knospenbildung** bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 12, 179—180, 202.  
— bei *Ceratium tripos* 20, 19.
- Knospung** bei *Wagnerella borealis* 17, 140.
- Kolonien** bei *Aulacantha scolymantha* 14, 24.
- Koloniebildende Radiolarien** 19, 144—166.
- Konservierung** von *Bacillus bütschlii* 1, 331.
- Körnchen** im Actinosphärenplasma 19, 261—266.  
— bei *Dunaliella salina* 6, 118—119.  
— in Hefenzellen 2, 331—334.  
— bei *Trachelius ovum* 2, 455.
- Körperbau** von *Amoeba balimax* 5, 173—182.  
— von *Epistylis plicatilis* 7, 174—175.
- Körperwimperung** der Tintinnodeen 1, 160—164, 182.
- Kragen** bei Choanoflagellaten 16, 117—181.
- Krankheitserscheinungen** des durch Trypanoplasma infizierten Egels 7, 66—68.
- Kristalle** des Protoplasmas bei *Wagnerella borealis* 17, 153.
- Kristallinische Einschlüsse** der *Amoeba proteus* 6, 34—39.
- Kristalloide** bei *Amoeba dofleini* 6, 156—159.  
— bei *Aulacantha* in Protoplasmaaballen 14, 194—197.
- Kultur** von Actinosphären 19, 256.  
— von *Amoeba muris* **Suppl. I**, 172.  
— von Amöben 15, 4; 19, 246—248.  
— von *Ancystropodium maupasi* 13, 123.  
— von *Bacillus cuenoti* 9, 351—357.  
— von Colpidien 18, 223—224.  
— Einfluß der Dichtigkeit auf die Conjugation von *Colpoda steini* 9, 203—209, 287.  
— von *Entamoeba blattae* 20, 166—167.  
— von Froschtrypanosomen 19, 211—217.  
— von *Hyalodiscus rubicundus* 9, 84.  
— von Infusorien 9, 197—200.  
— von Limaxamöben 5, 197—207.  
— von *Loxodes rostrum* 20, 79—82.  
— von Myxobakterien 5, 117—119.  
— von *Nyctotherus multisporeus* 17, 299.  
— von *Paramaecium bursaria* 4, 200—201.  
— von *Paramaecium caudatum* **Suppl. I**, 56—58.  
— von Trypanosomen 19, 95.  
— Methoden einer beständigen Aufzucht der Protisten 5, 17—23.  
s. auch Züchtung.
- Kulturstadien** von *Trypanosoma lewisi* 15, 282—284.
- Kulturtrypanosomen**, Maßtabelle einer Anzahl 19, 224.  
— Oberfläche 9, 227.  
— Protoplasma 19, 227—228.
- Kulturverlauf** bei degenerierenden Amöben 8, 283—286.

## L.

- Lage** der Parasiten von *Ptychodera minuta* 20, 135.
- Lambli**a intestinalis 12, 1—8; **Suppl. I**, 190—193.  
— — als Dysenterie-Erreger, Historisches 12, 1—2.  
— — Copulationssystem 12, 7.
- Längsteilung** bei *Trichomonas intestinalis* **Suppl. I**, 187—188.  
— bei *Trypanoplasma helici*s 14, 384—391.  
— — balbianii 7, 144—145.  
s. auch Teilung.
- Lank**esteria ascidia, Beziehung zu *Dolio-*  
*cystis elongata* 16, 119.
- Lank**esterella minima CHAUSSAT 19, 209—211.  
— sp., Eindringen in die Froschblutkörperchen 16, 187—193.  
— Stadien des Eindringens in die Froschblutkörperchen 16, 191.  
— — Unterschied im Entwicklungszyklus von *Haemogregarina stepanowi* 17, 319.

- Lecquerensia angulata** n. sp. 8, 87—88.  
 — *extranea* n. sp. 8, 88—89.
- Lebensdauer** bei *Mycterothrix tuamotensis* 20, 236.
- Lebensgeschichte** der *Mastigamöben*  
 Suppl. I, 83—168.  
 — von *Mastigella vitrea* n. sp. Suppl. I, 83—168.  
 — von *Mastigina setosa* n. sp. Suppl. I, 83—168.  
 s. auch Biologisches.
- Lebenskurve** von *Stylonychia mytilus*  
 Suppl. I, Fig. zu 47, 59, 60.
- Lebensweise** der parasitischen Infusorien der *Cephalopoden* 5, 245.
- Legerina** n. gen. 2, 193—194.
- Leishmania donovani**, Beziehung zu *Herpetomonas lygaei* 13, 14.
- Lenhossek-Henneguysche** Hypothese über Entstehung der Basalkörperchen 2, 156—158, 169.
- Lentospira cerebri** (HOFER) PLEHN 5, 145—166.
- Leptomonas** (*Crithidia*) 19, 96, 97.  
 — eingeißelige 19, 99.  
 — (*Herpetomonas*) *jaculum* LÉGER, Bau 15, 313—318.  
 — — Entwicklung 15, 309—318.  
 — — Übertragung durch Dauercysten 15, 317—318.  
 — Charakterisierung der Gattung KENT 15, 319.
- Leucht-Peridinee** des „Feuersees“ von Nassau, Bahamas 7, 411—429.
- Leuchten** von *Pyrodinium bahamense* 7, 413—414.
- Leucocyten**, Infektion durch *Haemogregarina* sp. von *Clemmys japonicus* 18, 270—272.
- Leucocytozoon** 15, 265.  
 — *danilewskyi* 3, 376—386.  
 — — Aussehen 3, 382—384.  
 — — Färbbarkeit 3, 382, 383.  
 — — Historisches 3, 376—380.  
 — — Vorkommen 3, 380—381.  
 — — bei *Guttera pucherani* HARTLAUB 16, 237—244.  
 — bei einem ostafrikanischen Perlhuhn 16, 237—244.  
 — *ziemanni* 15, 269, 276—279.  
 — — Kernstruktur 15, 279.  
 — — Zellformen 15, 277.
- Lentospira cerebri** (HOFER) PLEHN 5, 156—164.
- Lieberkühnia** 8, 225—258.  
 — *fluvialis* DUJARDIN 17, 295.  
 — *paludosa* CIENKOWSKI 8, 226—250.  
 — — contractile Vacuolen 8, 239—241.  
 — — Ectoplasma 8, 230.  
 — — Encystierung 8, 245—247.  
 — — Ernährung 8, 233—235.  
 — — Experimente 8, 247—250.
- Lieberkühnia paludosa** Hülle 8, 226—228.  
 — — Kerne 8, 241—243.  
 — — Literatur 8, 225.  
 — — Plasma 8, 229—238.  
 — — Pseudopodien 8, 231—233.  
 — — Speiseröhre 8, 234—239.  
 — — Teilung 8, 244.  
 — *wagneri* CLAPARÈDE et LACHMANN 8, 250—258; 17, 265—295.  
 — — Kerne 8, 254—255.  
 — — Morphologie 8, 250—251.  
 — — Teilung 8, 257.
- Lichtbrechung** der Basalkörperchen 2, 164.
- Lienophora** 3, 2—31.  
 — Beziehungen zu anderen Ciliaten 3, 13—16.  
 — — physiologische Betrachtungen bei der Conjugation 3, 19—21.  
 — — Conjugationsstadien 6, 17—18.  
 — — Historisches 3, 2—3.  
 — — Klassifikation 3, 12—13.  
 — Verhalten bei elektrischer Reizung 3, 26, 28—31.  
 — *auerbachii* 8, 8—11.  
 — — Conjugation 3, 16.  
 — — normale Bewegungen 3, 27.  
 — — Regeneration 3, 21—26.  
 — *conklini* 3, 6—8.  
 — *macfarlandi* 3, 3—6.
- Limax-Amoeben** 5, 167—220; 15, 4; 19, 246, 249, 250.
- Limnodrilus**, infizierte Lymphocyten 18, 247, 253—256.
- Linin** 1, 17; 10, 249, 250—251, 256.
- Lionotus**, Radiumwirkung 5, 365.
- Lithoptera** 7, 373—375.
- Literatur** über *Amoeba limax* 5, 168.  
 — — *terricola* 17, 204—206.  
 — über *Anchorina sagittata* 6, 230—231, 232.  
 — über Bacillenkern 19, 6, 9, 12—13.  
 — über Bacteriaceen 1, 57.  
 — über Chromidien 10, 416—418.  
 — über *Chlamydoxa montana* 4, 296—298.  
 — über *Coccolithophoridae* 1, 106—107.  
 — über Conjugation bei Infusorien 12, 263—269.  
 — über Cyanophyceen 1, 57.  
 — über Diatomeen 1, 421—461.  
 — über Doppelschalen der Foraminiferen (außer Orbitoliden) 1, 232—235.  
 — — der Orbitoliden 1, 231—232.  
 — über das Eindringen von Blutparasiten in die Blutkörperchen 16, 187—188.  
 — über Entwicklung von *Acanthometron pellucidum* 16, 227—228.  
 — — der *Amoeba proteus* 5, 9—10.  
 — über Gametenbildung der *Allogromia* innerhalb von *Amoeba proteus* 9, 10—16.

**Literatur** über die „gelben Zellen“ 19, 158—159, 166.  
 — über *Gregarina ovata* 4, 64.  
 — über *Gregarinen* 4, 178—198.  
 — über Geschlechtsverhältnisse bei *Gregarinen* 17, 20—32.  
 — über *Gregarinenentwicklung* 1, 304.  
 — über *Haemosporidia* der Schildkröten 17, 357—364.  
 — über Kernvorgänge bei *Aggregata eberthi* 12, 71—79.  
 — über *Lieberkühnia* 8, 225.  
 — über *Malariaplasmodien* 16, 245—248.  
 — über *Malariaparasiten* 12, 314.  
 — über *Macronucleus* der Infusorien 16, 89—91.  
 — über *Mehlwurmgregarinen* 1, 383—384.  
 — über *metachromatische Körper* 19, 290, 301—302.  
 — über *Opalina* 13, 319—345.  
 — über *Myxobakterien* 5, 92—95.  
 — über *parasitische Amöben* 18, 208.  
 — über *Pelomyxa palustris* 8, 120—121.  
 — über *Peneroplis pertusus* 10, 2—3.  
 — über *Peridinium steini* JÖRGENSEN 16, 39.  
 — über *Phaeocystis pouchetii* 3, 296.  
 — über *Phylogenie* der *Thalamophoren* 9, 33—37.  
 — über *Protozoen*, 1904 I. Teil 4, 391—400.  
 — — 1904 II. Teil 5, 267—280.  
 — — 1904 III. Teil 5, 370—385.  
 — — 1905 I. Teil 6, 131—146.  
 — — 1905 II. Teil 6, 334—350.  
 — — 1905 III. Teil 7, 157—172.  
 — — 1905 IV. Teil 7, 330—344.  
 — — 1905 V. Teil u. 1906 I. Teil 7, 430—444.  
 — — 1905 VI. Teil u. 1906 II. Teil 10, 159—182.  
 — — 1906 III. Teil, 1907 I. Teil, 1908 I. Teil 12, 331—376.  
 — — 1907 II. Teil, 1908 II. Teil, 1909 I. Teil 17, 377—419.  
 — — und die Zelltheorie 1, 38—40.  
 — über Reifeteilung 10, 400—403.  
 — über *Schizogregarinen* 8, 386—388.  
 — über *Selenidium* 8, 371—375.  
 — über sexuelle Differenzierung bei Infusorien 12, 263—269.  
 — über *Trypanosoma balbianii* 7, 131—132.  
 — über die Struktur der endosporen Bacillen 19, 18.  
 — über *Tintinniden* 15, 205—212.  
 — über *Tintinnidum inquilinum* 11, 225—228.  
 — über *Trachelius ovum* 2, 446—448.  
 — über *Trachelocerca phoenicopterus* 13, 71.

**Literatur** über *Trichomonas vaginalis* 18, 117.  
 — — intestinalis 18, 115—118.  
 s. auch Historisches.  
**Lobocella** 9, 433—435.  
**Loxodes** rostrum 20, 79—95.  
 — — Conjugation 20, 89—95.  
 — — Kern, Anordnung 20, 87—88.  
 — — Kern, Lagerung 8, 349.  
 — — Kern, Typen 8, 352—354, 360—361, 363.  
 — — Kern, Zahl 8, 354—356; 20, 87—88.  
 — — Kultur 20, 79—82.  
 — — Struktur der Großkerne 20, 84—85.  
 — — Struktur der Kleinkerne 20, 85.  
 — — Tabellen über Kernverhältnisse 8, 357—359.  
 — — Teilung 8, 363—367.  
 — — Untersuchungstechnik 20, 82—83.  
 — — Vermehrungsweise der Kerne 20, 86.  
 — — Wanderkern 20, 95.  
**Lygaeus** militaris 13, 7—18.  
 — — Ernährungsapparat 13, 2.  
**Lymphocystis johnstonei** Woodcock 14, 335—362.  
 — Chromatingebilde 14, 341, 344, 346—356.  
 — Chromidialnetz 14, 343—344.  
 — Entwicklungsstadien 14, 339—351.  
 — Kernapparat 14, 334—362.  
 — Plastin 14, 344—353.  
**Lymphocyten**, infizierte von *Lymnodrilus* 18, 247, 253—256.  
 — Material 14, 335.  
 — sekundäre Amöboide 14, 356—258.  
 — Struktur 14, 338—343.  
 — Untersuchungsmethoden 14, 336—338.  
**Lynchien**, künstliche Infektion mit *Haemoproteus columbae* 12, 160.  
**Lynchia** Überträger des *Haemoproteus columbae* 12, 155, 156, 157, 159, 165.

## M.

**Macroamöben** bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 10, 450—451, 453—455.  
**Macrogameten** von *Adelea mesnili* 2, 7—8.  
 — von *Barrouxia* 18, 31—33.  
 — von *Haemogregarina stepanowi* 20, 269—270.  
 — von *Opercularia coarctata* 9, 222—257.  
 — — — Vorsprung bei Conjugation 9, 251—252, 287.  
 — von *Orcheobius herpobdellae* 9, 393—396.  
**Macrogametenbildung** bei *Microklossia prima* 14, 17—18.  
 — bei *Opercularia coarctata* 9, 220—221.

- Macrogametenreifung** bei *Echinomera hispida* 9, 332—336.
- Macrogametogonie** bei *Microklossia prima* 14, 15.
- Macrogametocyten** von *Angeiocystis audouinii* 16, 133—135.
- von *Eimeria subepithelialis* 6, 170—171.
- von *Haemogregarina stepanowi* 17, 342—345, 365.
- von *Mastigina setosa* **Suppl. I**, 144—146.
- von *Plasmodium kochi* 16, 261, 262, 263.
- Macrogametocytenentwicklung** bei *Adelea zonula* 8, 38—44.
- bei *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 128—135.
- Macronten** bei *Microklossia prima*, Teilungen 14, 16—17.
- bei *Microklossia prima*, Zweiteilung 14, 16.
- Macrontenvermehrung** bei *Microklossia apiculata* 14, 22—25.
- Macronucleus** bei *Acanthometron pellucidum* 16, 216—218, 221, 223, 225.
- bei *Acanthometron pellucidum*, Entwicklungsreihe 16, 222—228.
- bei *Anoplophrya paranaidis* 16, 89—99.
- — — Bedeutung 16, 98—99.
- — — Struktur 16, 91—96.
- bei *Balantidium entozoon*, Rolle 15, 80—90.
- bei *Campanella umbellaria* 7, 100—101.
- bei *Chilodon uncinatus* 12, 218, 220, 227—231, 246—247, 270.
- bei *Chilodon*, degenerative Umwandlung 12, 230—231.
- — Größe 12, 246—247.
- bei der Ernährung von Infusorien 15, 83—84.
- der Infusorien, Literatur 16, 89—91.
- bei *Opercularia coarctata*, Modifikation 9, 247—249.
- Rolle 15, 80—90.
- bei *Trachelius ovum* 2, 458—459.
- Macronucleusteilung** bei Infusorien 15, 85.
- Macronucleizahl** bei Tintinniden 15, 158—164, 170.
- Malariaparasiten** bei Affen 12, 314—321.
- — Entwicklung 12, 316—318, 323—324.
- — Gameten bei Infektion 12, 326.
- — Geschlechtsformen 12, 317, 318.
- — Hämolysen im Serum 12, 327—328.
- — Historisches 12, 315.
- — Incubationszeit nach Infektion 12, 320, 325, 329.
- — Infektion 12, 319—320, 325.
- Malariaparasiten** bei Affen, Infizierung der roten Blutkörper 12, 318—319.
- — Literatur 12, 314.
- — Microgametocyten 12, 318.
- — Schizogonie 12, 316—318, 324.
- — Serum 12, 327.
- — Überträger 12, 320.
- — Zweikernigkeit 12, 317—324.
- — Zweiteilung 12, 316.
- Malariaplasmodien** 12, 100—102; 16, 245—278.
- Caryosom 16, 259, 260, 263, 271, 272.
- geschlechtlich differenzierte Formen 9, 29.
- Kernplasmarelation 16, 253, 268.
- Literatur 16, 245—248.
- Naturgeschichte 16, 245—278.
- Infektion 16, 251.
- systematische Stellung 16, 274—276.
- Übertragung auf Affen 16, 250—251.
- Untersuchungsmethoden 16, 249, 262.
- Veränderungen nach Infektion auf Affen 16, 252—253.
- zweiter Kern 16, 255, 256, 257, 266, 273, 274.
- Bedeutung des zweiten Kerns 16, 273—274.
- Mamestra oleracea**, Sporozoen 14, 57—60.
- Manschettenform** des Kernes bei *Aulacantha scolymantha*, Entoplasma 14, 161—162.
- — Entstehung bei *Aulacantha* 14, 156—161.
- Mastiganöben**, Geißel **Suppl. I**, 118—122.
- Historisches **Suppl. I**, 85—90.
- Klebkörner **Suppl. I**, 114—118.
- Lebensgeschichte **Suppl. I**, 83—168.
- Material **Suppl. I**, 84.
- Systematisches **Suppl. I**, 152—162.
- Untersuchungsmethoden, **Suppl. I**, 84.
- vegetative Vermehrung **Suppl. I**, 122—127.
- vegetatives Leben, **Suppl. I**, 90—127.
- Mastigamoeba** gen. 19, 41; **Suppl. I**, 157—158.
- bovis n. sp. 19, 41.
- limax n. sp. 3, 72—74.
- pilosa 9, 115—122.
- — Bewegung 9, 117.
- — Beziehung zwischen Geißel und Kern 9, 118—119.
- — Geißel 9, 117—119.
- — Stacheln 9, 116, 120—121.
- — Vacuolen 9, 120.
- polyvacuolata n. sp. 3, 74—75.
- radícula n. sp. 3, 70—72.
- Mastigella** gen. **Suppl. I**, 159.
- vitrea, Bewegung **Suppl. I**, 93.
- contractile Vacuole **Suppl. I**, 107.
- Copulation **Suppl. I**, 139—141.
- — Geißel **Suppl. I**, 102—106, 119.

**Mastigella vitrea**, geschlechtliche Fortpflanzung **Suppl. I**, 127—143.

— — Kernstruktur **Suppl. I**, 106—109.

— — Klebkörner **Suppl. I**, 98—99, 101.

— — n. sp., Lebensgeschichte **Suppl. I**, 83—108.

— — Macrogametocytenentwicklung **Suppl. I**, 128—135.

— — metagame Entwicklung **Suppl. I**, 140—141.

— — Microgametocytenentwicklung, **Suppl. I**, 136—139.

— — Morphologisches 55, 555.

— — Nahrungsaufnahme **Suppl. I**, 99—102.

— — Protoplasma **Suppl. I**, 94—97.

— — Protoplasmaeinschlüsse **Suppl. I**, 96—99.

— — Pseudopodien **Suppl. I**, 92, 93, 95, 100.

— — Sporetien **Suppl. I**, 129—132.

— — Systematisches **Suppl. I**, 156—157.

— — vegetative Vermehrung **Suppl. I**, 122—126.

— — vegetatives Leben **Suppl. I**, 91—107.

— — Zeugungskreis **Suppl. I**, 142—143.

**Mastigina** gen. **Suppl. I**, 158.

— — Kern **Suppl. I**, 150.

— — setosa, Bewegung **Suppl. I**, 108—109.

— — Entwicklungszyklus **Suppl. I**, 150—152.

— — Geißel **Suppl. I**, 111—113.

— — geschlechtliche Fortpflanzung **Suppl. I**, 143—152.

— — Kern **Suppl. I**, 111—114.

— — Kernstruktur **Suppl. I**, 113—114.

— — n. sp., Lebensgeschichte **Suppl. I**, 83—168.

— — Macrogametocysten **Suppl. I**, 144—146.

— — metagame Entwicklung **Suppl. I**, 148—152.

— — Microgametocysten **Suppl. I**, 146—148.

— — Nahrungsaufnahme **Suppl. I**, 111.

— — Protoplasma **Suppl. I**, 109—111.

— — Sporetien **Suppl. I**, 144, 147, 149—150.

— — Systematisches **Suppl. I**, 154—156.

— — vegetative Vermehrung **Suppl. I**, 126.

— — vegetatives Leben **Suppl. I**, 108—114.

**Mastigophoren** 1, 182.

— Vergleich der Basalkörper mit den Centrosomen 2, 201.

**Mastigophora murmanica** n. gen. n. sp. 18, 128—133.

— — Copulation 18, 131.

**Material** zu Acanthometriden des indischen und atlantischen Ozeans 7, 346, 382.

— zu Actinosphaerium eichhorni 13, 168; 19, 255.

— zu Aggregaten der Cephalopoden 10, 7.

— zu Aggregata eberthi 12, 49.

— zu Allogromia ovoidea 14, 398.

— zu Amoeba proteus 5, 1.

— — salteti 19, 168.

— zu Amöben 15, 4.

— zu Babesia canis 8, 295.

— zu Bacillus bütschlii 1, 309.

— — sporonema 2, 423.

— zu Basidiobolus lacertae EIDAM 2, 367—368.

— zu Campanella umbellaria 7, 76.

— zu Crithidia gerridis 12, 132.

— zu Didinium nasutum, Conjugation 7, 229—231.

— zu Dinoflagellaten 19, 179—180.

— zu Echinomera hispida 9, 298.

— zu Entamoeba histolytica 18, 210.

— zu Euglena sanguinea 20, 47.

— zu Fischtrypanosomen 1, 478.

— zu Gregarinen, Chromidialapparat 10, 419.

— zu Gregarina ovata 4, 65—66.

— zu Gregarinen aus Regenwurmhoden 3, 109.

— zu Haemogregarina stepanowi 17, 310—312; 20, 256—260.

— zu Hämogregarinen im Blute surinamischer Schlangen 18, 192.

— zu Haemoproteus columbae 12, 157.

— zu Herpetomonas lygaei 13, 1—2.

— zu Infusorien aus asiatischen Anuren 3, 139.

— zu Lymphocystis johnstonei 14, 335.

— zu Mastigamöben **Suppl. I**, 84.

— zu Mehlwurmgregarinen 1, 390.

— zu Merogregarina amaroucii 15, 229.

— zu Micrococcus butyricus 19, 132.

— zu Monocystideen des Lumbricus agri-cola 13, 140.

— zu Nosema anomalum 8, 2.

— — bombycis 16, 286—288.

— zu Opalina 13, 198.

— zu Opalinenfortpflanzung **Suppl. I**, 4—6.

— zu Paramaecium aurelia, Conjugation 10, 378.

— zu Paramylondarstellung 7, 198—000.

— zu parasitischen Crithidien 15, 335.

— Protozoen des Wiederkäuermagens 19, 21.

— zu Peneroplis pertusus 10, 4.

— zu Polycaryum laeve n. sp. 2, 350.

— zu Rhizopoden von Spitzbergen 2, 238—239.

**Material zu Sarcinen 19, 132.**

- zu *Sphaeromyxa sabrazesi* 9, 359—360.
- zu Sphärozoen 19, 146.
- zu Sporozoen der Insekten 14, 4—9.
- zu *Stylorhynchus*, geschlechtliche Vorgänge 3, 307—308.
- zu Thalamophoren 9, 37.
- zu *Thelohania chaetogastri* 14, 119.
- zu *Trachelius ovum* 2, 449.
- zu *Trypanoplasma borreli*, Generations- und Wirtswechsel 7, 3.
- — *helicis* 14, 364.
- zu Übertragungsversuchen mit *Plasmodium praecox* 13, 26.
- zu *Vampyrella lateritia* 8, 216.
- zu *Vorticella monilata* 7, 395.

**Mechanisch-Theoretisches über Doppelschalen der Orbitoliden 1, 237—283.****Mechanische Wirkungen bei Chlamydozoa montana 4, 323—327.**

- Faktoren bei der Kammerbildung der Orbitoliden 1, 251—257.

**Medien, schleimig-kolloidale, Bereitung 5, 30—37.****Medusettiden, Fortpflanzungsverhältnisse 14, 216.****Mehlwurmregarinen, Charakteristik 1, 413—415.**

- Infektionsweg 19, 112.
- geflammte Kerne 19, 112—113.
- Kernverhältnisse 19, 112—113.
- Literatur 1, 383—384.
- Material 1, 390.
- intracelluläre Stadien 19, 108—110.
- systematische Stellung 1, 384—387.
- Unterscheidungsmerkmale 1, 413—415.
- Untersuchungsmethoden 19, 108.

**Mehrkernigkeit bei *Amoeba proteus* 5, 8.****Melophagus ovinus, Flagellaten im Darm 12, 147—153.****Membran, undulierende, von Infusorien 2, 125—128.**

- — von *Spirochäten* 10, 131—138.
- — von *Trypanoplasma helicis* 14, 376.
- — von *Trypanosomen* 10, 127—130.

**Membranbau der Diatomeen 1, 422—429.****Membranelle der Infusorien 2, 128—137.**

- bei Stentoren 2, 320—322.

**Membranellenspirale, adorale des Tintinnodeenweichkörpers 18, 152—158, 182.****Membranula der Infusorien 2, 137—138****Merkmale der Castanelliden 8, 64—65.**

- der *Chlamydoxa montana* 4, 333.
- der metachromatischen Körper 19, 306.
- der *Stomatophora coronata* 10, 220—221, 241.
- der *Stenophoridae* 4, 361.
- s. auch Kennzeichen.

**Merogamie 14, 268.****Merogregarina amaroucii n. gen. n. sp. 15, 227—248.**

- — Bau 15, 230, 241.
- — feinerer Bau 15, 231—234, 241.
- — Einwirkung auf das Wirtstier 15, 234—235, 242.
- — Entwicklungscyclus 15, 237—238, 241.
- — Fortpflanzung 15, 235—237, 242.
- — Kennzeichen 15, 239.
- — Material 15, 229.
- — Schizogonie 15, 235—236, 242.
- — Sporogonie 15, 236—237, 242.
- — systematische Stellung 15, 239—241, 242.
- — Trophozoit, extracellulärer 15, 231—233, 241.
- — — intracellulärer 15, 233—234, 242.
- — Untersuchungsmethoden 15, 229.
- — Vorkommen 15, 230, 241.

**Meronten bei *Nosema bombycis* 16, 301—307.****Merozoiten bei *Acanthometron pellucidum* 16, 215, 219, 220, 222, 224.**

- bei *Adelea zonula* 8, 27—36.
- bei *Barrouxia* 18, 24—25, 31.
- bei *Collosphaera* 19, 149.
- bei *Haemogregarina* sp. von *Clemmys japonicus* 18, 265—267.
- bei *Haemogregarina stepanowi* 20, 299—302.
- bei *Haemoproteus columbae*, in der Cyste 12, 163—164.
- bei *Orcheobius herpobdellae* 9, 391—393.
- bei *Plasmodium kochi* 16, 255, 256.
- bei *Schizocystis* 8, 211—212.
- bei *Schizocystis sipunculi* 8, 27—36.
- bei *Selenidium caulleryi* 8, 380—382.

**Metachromatische Körper 12, 10; 19, 289—309.**

- — Bedeutung 19, 293, 294, 297, 303, 306; 20, 248.
- — Benennung 19, 294, 307—308.
- — chemische Natur 19, 298, 302.
- — Färbung 19, 292, 297.
- — Herkunft 20, 247.
- — Historisches 19, 290.
- — Lage 19, 291, 306.
- — Literatur 19, 290, 301—302.
- — Merkmale 19, 306.
- — Reaktion 19, 292, 298.
- — Vorkommen 19, 307; 20, 247.
- — in Algen 19, 303.
- — in Bakterien 19, 300.
- — bei Cyanophyceen 19, 299.
- — in Pilzen 19, 303.
- — bei Sarcosporidien 20, 239—250, 242.

- Metachromatische Körper, Reaktionen** bei Sarcosporidien **20**, 243—244.  
 — — Unterschied von echtem Kern bei Sarcosporidien **20**, 246.
- Metazoen, Befruchtung** **11**, 187—195.  
 — Geschlechtszellen **Suppl. I**, 69—71.  
 — Depression der Geschlechtszellen **Suppl. I**, 67—82.  
 — Depressionszustand in der Wachstumsperiode der Geschlechtszellen **Suppl. I**, 69—70.  
 — Geschlechtstrieb bei Depression der Geschlechtszellen **Suppl. I**, 70—71.  
 — Sekretbildung **11**, 161—165.  
 — mehrzellige Keime **14**, 92.  
 — Nucleolen **11**, 168.  
 — Parthenogenesis **11**, 187.  
 — Polkapselbildung **14**, 98.  
 — und Protoplasma der Protozoen **1**, 17.  
 — ungeschlechtliche Vermehrung **11**, 186—195.  
 — Wimpergebilde **6**, 83.  
 — Zelle **1**, 2—3.  
 — Zellenleben **1**, 35.  
 — Zellsubstanz **1**, 17.
- Metazoeneier, Dotterbildung** **11**, 156—161.  
 — Verhältnis zu Protozoeneiern **11**, 148.
- Metazoeflimmerzellen** **2**, 140—144.
- Metazoeneindividuum, Entstehung** **Suppl. I**, 66—69.
- Metazoenkern, Funktion** **11**, 156—169.  
 — Muskelbildung **11**, 165.  
 — Nervensubstanzbildung **11**, 166.  
 — Pigmentbildung **11**, 166.  
 — Zellbestandteilbildung **11**, 166—168.
- Microamöben** bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG **10**, 451—452, 454—455.
- Microchemie der Sporoidkörper** bei *Bacterium anthracis* **10**, 276—279.
- Micrococcus butyricus, innere Struktur** **19**, 136.  
 — — Kern **19**, 127—143.  
 — — Kernteilung **19**, 127—143, 137.  
 — — Material **19**, 132.  
 — — Teilungsvorgänge **19**, 137—140.  
 — — ochraceus, Farbenreaktion **19**, 133—136.  
 — — Untersuchungsmethoden **19**, 132—133.
- Micrococcen, fakultativ parasitische** in Amöben **19**, 246—254.
- Microgameten** von *Adelea mesnili* **2**, 8—9.  
 — bei *Barrouxia* **18**, 28—31.  
 — bei *Plasmodium kochi* **16**, 262, 263, 275.
- Microgametenbildung** bei *Microklossia prima* **14**, 19—20.  
 — bei *Orcheobius herpobdella* **9**, 397—401.
- Microgametenentwicklung** bei *Adelea zonula* **8**, 36—38.  
 — Entstehung bei *Echinomera hispida* **9**, 328—332.  
 — bei *Eimeria subepithelialis* **6**, 168—170.  
 — der *Plasmodium praecox* im Magen der *Stegomyia fasciata* **13**, 40—49.
- Microgametenteilung, von** *Opercularia coarctata* **9**, 228.
- Microgametocysten** bei *Mastigina setosa* **Suppl. I**, 146—148.
- Microgametocyten** von *Angeiocystis audouinii* **16**, 130—133.  
 — von *Hämogregarinen* **20**, 270—272.  
 — von *Haemogregarina stepanowi* **17**, 340—342, 365.  
 — von Malariaparasiten der Affen **12**, 318.  
 — von *Orcheobius herpobdellae* **9**, 396—397.
- Microgametocytenentwicklung** bei *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 136—139.  
 — bei *Plasmodium kochi* **16**, 261.
- Microgromia elegantula** n. sp. **3**, 416—418  
 — *levipes* n. sp. **3**, 418—421.
- Microisogamie** bei *Opaliniden* **10**, 141.
- Microklossia, Species** **14**, 10.  
 — *apiculata* **14**, 20—26.  
 — — Agamogonie **14**, 21—22.  
 — — Gametogonie **14**, 22—26.  
 — — Microntenvermehrung **14**, 25—26.  
 — — geschnabelte **14**, 20—26.  
 — — *prima*, Agamogonie **14**, 12—14.  
 — — Entwicklungsgeschichte **14**, 10—11.  
 — — Gametogonie **14**, 14—15.  
 — — Macrogametenbildung **14**, 17—18.  
 — — Macrogametogonie **14**, 15.  
 — — Macronten, Teilungen **14**, 16—17.  
 — — Microgametenbildung **14**, 19—20.  
 — — Micronten, Teilung **14**, 19.  
 — — Vermehrung **14**, 18.
- Microklossien, Beziehungen zu** Schmettlerlingsorganen **14**, 55—57.  
 — Blastogonie **14**, 31—39.  
 — Copulationsprozeß **14**, 26—31.  
 — Deutoblasten **14**, 39—42.  
 — Kernteilung im Deutoblasten **14**, 42—43.  
 — Protoblastenentwicklung in der Oocyste **14**, 31—39.  
 — Protoblastenvermehrung **14**, 33—39.  
 — Sporoblasten **14**, 53—55.  
 — — Entwicklung **14**, 51—53.  
 — — Teloblastenbildung **14**, 43—45.  
 — — Tritoblasten **14**, 41—42.  
 — Verhalten zum Darmschlauch der Insekten **14**, 47.
- Microklossiakrankheit, Vererblichkeit** **14**, 9.
- Microklossiaparasiten** in der Darmwand der *Sticticalisraupen* **14**, 48.

- Micronteileitung** bei *Microklossia prima* 14, 19.
- Microntenvermehrung** bei *Microklossia apiculata* 14, 25—26.
- Micronten**, Vermehrung bei *Microklossia prima* 14, 18.
- Micronucleus** bei *Anoplophrya paranaidis* 16, 99—101.
- bei *Campanella umbellaria* 7, 101.
- bei *Chilodon uncinatus* 12, 218, 220, 227—229, 233, 270.
- bei *Paramaecium aurelia* während der Conjugation 10, 383—384.
- bei *Paramaecium bursaria*, Teilung 4, 226—231.
- artiges Gebilde bei *Opalina ranarum* 3, 387—390.
- Micronucleusbildung** bei *Nina gracilis* 17, 46—48.
- Micronucleusteilung** bei *Aulacantha* 1, 185—186.
- Micronucleivermehrung** bei *Acanthometron pellucidum* 16, 218, 223.
- Microphotographie** mit ultraviolettem Licht bei *Nosema bombycis* 16, 294—296.
- Microphotographisches** bei *Nosema bombycis* 16, 291—296.
- Microsporidien** 16, 349.
- Beziehung zu *Myxosporidien* 16, 346—349.
- morphologische Bedeutung der „vegetativen“ Kerne 18, 256—257.
- Morphologie, vergleichende 16, 337—340.
- im Fettgewebe von *Periplaneta orientalis* 11, 372—381.
- Phylogenetisches 16, 342—348.
- Sporoblastenbildung 14, 124—126.
- Sporoblastenentwicklung 14, 124—126.
- Stammbaum 16, 346.
- System 16, 340—342.
- Microsporidienentwicklung** im Fettgewebe von *Periplaneta orientalis* 11, 373.
- Reaktion von *Periplaneta orientalis* 11, 373, 374—379.
- Microsporidienart**, parasitische im *Chaetogaster diaphanus* GÜNTHER 14, 119—133.
- Microvelia** 12, 132.
- Milben** als Parasitenüberträger 18, 4—6.
- Miliolinien** 9, 47—49, 50.
- Mitose** bei *Aggregata eberthi*, Kern 12, 70—71.
- bei *Amöben* 5, 3; 15, 44—47.
- bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 10, 446, 449; 12, 175.
- bei *Aulacantha scolymantha*, Beziehung zur direkten Kernteilung 14, 234—236.
- Mitose** bei *Aulacantha scolymantha*, Beziehung zu Manschettenstadien 14, 166.
- *Entoplasma* bei *Aulacantha* sc. 14, 172—173.
- bei *Barrouxia spiralis* 18, 22.
- des *Blepharoplasten* bei *Flagellaten* 15, 315.
- heteropole. bei *Blepharoplasten* 19, 84, 85.
- bei *Echinomera hispida*, Analogie mit Kernverhältnissen bei *Infusorien* 9, 313, 315.
- bei *Echinomera hispida*, erste 9, 311—314.
- weitere 9, 314—324.
- bei *Gregarinen* 9, 321, 322.
- bei *Myxobolus pfeifferi*, Propagationszellen 11, 254.
- bei *Nina gracilis* 17, 51—57.
- bei *Opalina* 13, 233—247.
- Anaphasen bei *Opalina* 13, 234—236.
- Entwicklung bei *Opalina* 13, 266—269.
- Erklärung bei *Opalina* 13, 264—266.
- Mechanismus bei *Opalina* 13, 256—258.
- Telophasen bei *Opalina* 13, 237.
- Vorstufen bei *Opalina* 13, 233—234.
- bei *Periplaneta orientalis*, im Fettgewebe der infizierten 11, 374—375.
- abgekürzte bei *Sphaeromyxa sabrazei* 9, 364.
- bei *Trichomonas intestinalis* 18, 118.
- Mitotische Spindel** bei *Opalina* 13, 255—256.
- Teilung bei *Actinophrys sol* 12, 292—294, 310.
- bei *Hoplophryncus oligacanthus* 17, 76—77.
- Monocystide** Cölomgregarinen 4, 111—118.
- Darmgregarinen 4, 101—111.
- Gregarinen, Wachstumsperiode 4, 100—118.
- Monocystideen** 4, 147—148.
- Amyloidkörper im Plasma 3, 116, 121.
- Geschlechtsverhältnisse 17, 26—29.
- Historisches über Kern 3, 108—109.
- Monocystidae**, Sporocysten 16, 194—20, 201.
- Bau der Sporocysten im Cölom 16, 195.
- Sporocystentypen im Cölom 16, 195—198.
- aus *Lumbricus agricola*, Fortpflanzungserscheinungen 13, 139—166.
- — Material 13, 140.
- — Untersuchungsmethoden 13, 141.
- aus den *Maldaneidae*, Sporocysten 16, 200.
- des Regenwurms, junge 3, 111.
- Monocystis**, junge, des Regenwurms, Sporozoitenstadium 3, 111.
- *agilis*, ausgewachsene 3, 112—114.

- Monocystis agilis**, Encystierung **1**, 298.  
 — — Präparate **1**, 297—298.  
 — magna, ausgewachsene **3**, 112—114.  
 — porrecta **3**, 114—119.  
**Monodineae** CIENKOWSKY **12**, 109—110.  
**Monospora** **15**, 241.  
**Monosporeen** **12**, 101; **17**, 23.  
 — Geschlechtsverhältnisse **17**, 24.  
**Monothalamien**, Chromidialnetz **1**, 7—8.  
 — Zellstruktur **1**, 6—8.  
**Monozenen**, polyenergider Kern **14**, 249, 252.  
**Moosrhizopoden** **17**, 258—296.  
 — Historisches **17**, 259—264.  
 — zwei Kategorien **17**, 264—267.  
**Morphochemie** der Sporenbildung bei *Bacterium anthracis* **10**, 247—263.  
**Morphologie** von *Amoeba blattae* **16**, 146—151.  
 — — *terricola* **17**, 211—217.  
 — von *Anoplophrya paranaidis* **16**, 83—84.  
 — von *Babesia canis* **8**, 296—299.  
 — von *Bacillus cuenoti* **9**, 354—356.  
 — von *Chlamydoxa montana* **4**, 298—300.  
 — von *Entamoeba histolytica* **18**, 211—219.  
 — von *Euglena sanguinea* **20**, 48—50.  
 — der Flimmerelemente **6**, 62.  
 — der Flimmerorgane **6**, 73—85.  
 — der Fusiformen **19**, 241.  
 — von *Gregarina ovata* **4**, 67—74.  
 — einer Gregarine aus dem Darm von *Amphiporus* **16**, 73—74.  
 — von *Haemoproteustrypanosomen* **15**, 270—272.  
 — von *Hyalodiscus rubicundus* **9**, 85—90.  
 — von *Lieberkühnia wagenieri* **8**, 250—251.  
 — der Myxobakterien **5**, 95—104.  
 — von *Peridium steini* JÖRGENSEN **16**, 26—38.  
 — des Skelets von *Podolampas* **16**, 48—61.  
 — von *Selenidium caulleryi* **8**, 375—376.  
 — von *Sphaeromyxa sabrazesi* **9**, 361—363.  
 — von *Spirochäten* **11**, 364—365.  
 — von *Tetratrichomonas prowazeki* **19**, 233.  
 — von *Trypanoplasma* **7**, 20—24.  
 — — *helicis* **14**, 370—372.  
 — von *Trypanosoma* **1**, 345—346.  
 — von *Vampyrella lateritia* **8**, 217—221.  
 — vergleichende. der Microsporidien **16**, 337—340.  
 s. auch Bau;  
 s. auch Struktur.  
**Morphologische Besonderheiten** von *Trypanosoma brucei* **18**, 79.  
 — — bei Trypanosomen der Säugetiere **18**, 78—80.  
**Morphologisches** über *Amoeba froschi* **15**, 13—17.  
 — — *muris* Suppl. **I**, 171.  
 — über *Ancyrostropodium maupasi* **13**, 124—126.  
 — über *Challengeriden* **7**, 260—267.  
 — über *Cleptidrina ovata* **6**, 311.  
 — über *Dimorpha mutans* **9**, 109—112.  
 — über *Doliocystis elongata* **16**, 113, 116.  
 — über *Epithelioma* der Barben **11**, 327—328.  
 — über *Fischtrypanosomen* **1**, 481—488.  
 — über Hämogregarinen im Schlangengblute **18**, 193—195.  
 — über *Mastigella vitrea* Suppl. **I**, 91.  
 — über *Phagocystis pouchetii* **3**, 297.  
 — über *Peneroplis pertusus* **10**, 25—103.  
 — über *Schizocystis* **8**, 205—206.  
 — über *Stomatophora coronata* **10**, 218—221.  
 — über *Tintinnidium inquilinum* **11**, 230—237.  
 — über *Trichomonas intestinalis* Suppl. **I**, 185.  
 — — *vaginalis* des Menschen **18**, 122—123.  
 über Trypanosomen **1**, 481—488. **5**, 42.  
 — über Varicellakörper **14**, 115.  
 s. auch Bau;  
 s. auch Struktur.  
**Multicella palustris** n. sp. **2**, 300—304.  
**Mund** von *Trachelius ovum* **2**, 460—461.  
**Mundapparat** bei *Mycterotherix tuamotuensis* **20**, 230.  
**Mund-Schlund-Ösophagusapparat** während der Conjugation von *Chilodon uncinatus* **12**, 234—236.  
**Mundspalte** bei *Peridinium steini* JÖRGENSEN **16**, 28—29.  
 — bei *Podolampas* **16**, 53—54.  
**Mycetozoen**, parasitische. der Insekten **12**, 109—130.  
**Mycterotherix tuamotuensis** (*Trichorhynchus tuamotuensis*) BALBIANI **20**, 223—238.  
 — — Anhaftungsapparat **20**, 232.  
 — — Beschreibung **20**, 226—228.  
 — — Biologisches **20**, 232—238.  
 — — Dauercysten **20**, 234—236.  
 — — Hülle **20**, 232.  
 — — Kern **20**, 229.  
 — — Lebensdauer **20**, 236.  
 — — Mundapparat **20**, 230.  
 — — Protoplasma **20**, 228.  
 — — Teilungscysten **20**, 233—234.  
 — — Verdauungsvacuolen **20**, 230—231.  
 — — Wimpern **20**, 229.  
**Myofibrillen** bei *Trachelocerca phoenicopterus* **13**, 77—78.

- Myoneme** bei *Epistylis plicatilis* 7, 178—180.  
 — bei *Tintinniden* 15, 153—156.  
 — bei *Vorticella monilata* 7, 402—406.  
**Myonemschicht** bei *Campanella umbellaria* 7, 85—91.  
**Myonemstruktur** bei *Stentor* gen. 8, 4, 7.  
**Myonemsysteme** bei *Stentor* gen. 8, 2—14.  
**Myophrisken** bei *Acanthometron pelucidum* 16, 229—231.  
**Myxobakterien** 5, 92—121.  
 — Beobachtungen, biologische 5, 104—121.  
 — physiologische 5, 104—121.  
 — Bewegung 5, 104—107.  
 — Entwicklungsgeschichte 5, 95—104.  
 — Kulturen 5, 117—119.  
 — Literatur 5, 92—95.  
 — Morphologie 5, 95—104.  
 — Sporenbildung 5, 112—116.  
 — Schwarmbildung 5, 107—111.  
 — systematische Stellung 5, 120—121.  
**Myxobolus** gen., Species 11, 252.  
 — *corelis* n. sp. 11, 279—282.  
 — — Sporen 11, 281.  
 — *musculi* n. sp. 11, 282—286.  
 — — Sporen 11, 285.  
 — *neurobius* 6, 49—56.  
 — — Cysten 6, 50—51.  
 — — pathogene Bedeutung 6, 55, 56.  
 — — Polkapseln 6, 52.  
 — — Polkapselkerne 6, 52.  
 — — Sporen 6, 51.  
 — — Untersuchungsmethoden 6, 48—49.  
 — — Vacuole 6, 51—52.  
 — — Vorkommen 6, 49—50.  
 — *pfeifferi* 11, 286—306.  
 — — degenerative Veränderungen im Muskel 11, 304.  
 — — Ectoplasma 11, 296.  
 — — Entoplasma 11, 297—299.  
 — — Entwicklung 11, 252—308.  
 — — Gametoplastenbildung in den Propagationszellen 11, 257.  
 — — Granulationsgewebe 11, 302—304.  
 — — Infektionszeitpunkt 11, 305.  
 — — Propagationszellen 11, 253—262.  
 — — — Autogamie 11, 259; 14, 266.  
 — — — Mitose 11, 254.  
 — — propagative Generation, Entwicklung 11, 253—273.  
 — — — Secundärinfektion 11, 294—296.  
 — — somatische Kerne 11, 299—301.  
 — — Sporen 11, 262—268.  
 — — Untersuchungsmethoden 11, 253.  
 — — Verbreitung 11, 287—290.  
 — — Zellenvermehrung 11, 257, 260.  
 — *squamae* 11, 273—274.  
**Myxobolusarten**, Speciesunterschiede 6, 53, 54.  
**Myxobolusarten** in der Barbe 11, 276—278.  
 — diffuse Infiltration 11, 278.  
**Myxococcus ruber** n. sp. 5, 95—101.  
**Myxocystidien**, Auffassung 18, 245—259.  
 — Sporenbildung 18, 256.  
**Myxocystis**, Doppelkernigkeit 18, 251—252.  
 — Kerne 18, 246, 249—253.  
 — pathologisch veränderte Zellen des Wirtstieres 18, 247, 253.  
**Myxomyceten**, Caryogamie 9, 185—186.  
 — Elateroplast 9, 191.  
 — Plasmodium 9, 171.  
**Myxophyten**, Beziehung zu *Sporomyxa scauri* 12, 125.  
**Myxosporidien** 16, 349.  
 — Beziehung zu Microsporidien 16, 346—349.  
 — Entwicklungscyclus 9, 374—376.  
 — Entwicklungsgeschichte 9, 359—381.  
 — Infektion der Nerven 6, 55—56.  
 — Schalenkerne 9, 377.  
 — Sporenbildung 14, 74—75, 84, 85, 92, 107, 126.  
 — Sporengröße 14, 104—106.  
 — systematische Stellung 11, 272—273.  
 — der Äsche 6, 52—53.  
 — aus den Kiemen von *Acerina cernua* 7, 186—196.  
 — aus dem Nervensystem und der Haut der Bachforelle 6, 47—60.  
**Myxozoa**, Beziehung zu *Sporomyxa scauri* 12, 126.
- N.**
- Nadeln** von *Wagnerella borealis*, chemische Natur 17, 145.  
**Nadelbildung** bei *Wagnerella borealis* 17, 145—150.  
**Nahrung** von *Amoeba doleini* 6, 148.  
 — der Tintinniden 15, 183.  
**Nahrungsaufnahme** bei *Amoeba terricola* 17, 221—225.  
 — bei Choanoflagellaten 16, 181—183.  
 — bei *Didinium nasutum* 5, 293—298.  
 — bei *Mastigella vitrea* Suppl. I, 99—102.  
 — bei *Mastigina setosa* Suppl. I, 111.  
 — bei *Oxyrrhis marina* 11, 339.  
**Nahrungsvacuole** der Choanoflagellaten 16, 176, 182.  
**Nationaletta fragilis** 9, 439—441.  
**Naturgeschichte** der Malariaplasmodien 16, 245—278.  
 — der Protozoen 19, 207—231; Suppl. I, 250—293.  
 — von *Trypanoplasma heliciis* LEIDY 14, 363—395.  
**Nebela bigibbosa** PENARD 2, 259—260.

- Nebela collaris** LEIDY 2, 258.  
 — *lageniformis* PENARD 2, 259.  
 — *maxima* n. sp. 8, 91—93.  
 — *pulcherrima* n. sp. 8, 93—94.  
 — *spumosa* n. sp. 8, 90—91.  
**Nebenkerne** bei *Nosema bombycis* 16, 309.  
 s. auch Kern.  
**Nebenkörper** außerhalb des Protozoen-  
 kerns 2, 225—228, 229, 234.  
 — innerhalb des Protozoenkerns 2, 224  
 — 225, 229, 234.  
 — im Protoplasma von *Pyrodinium ba-*  
*hamense* 7, 423.  
**Neosporidien** 1, 183, 187: 14, 109.  
 — der *Plasmodium* 10, 142—143, 145.  
**Nepa cinerea**, Crithidiaformen 15, 291.  
**Nervensubstanzbildung** im Metazoen-  
 kern 11, 166.  
**Neuinfektion** durch die Sporen von *No-*  
*sema bombycis* 16, 322—326.  
**Neurophane** von Ciliaten 2, 308, 309, 310.  
**Nina gracilis**, ausgewachsene Gregarine  
 17, 120.  
 — Befruchtung 17, 64.  
 — Cytoplasma im Encystierungsstadium  
 des männlichen Tieres 17, 43—45.  
 — — des weiblichen Tieres 17, 45—46.  
 — Encystierung 17, 35—68.  
 — Entwicklung des befruchteten Eies 17,  
 65—67.  
 — geschlechtliche Differenzierung der Ga-  
 meten 17, 61—64.  
 — geschlechtliche Entwicklung 17, 33—68.  
 — — Historisches 17, 33—35.  
 — Kerne beim 1. Encystierungsstadium  
 17, 40—43.  
 — Kernvermehrung im 2. Encystierungs-  
 stadium 17, 49.  
 — Micronucleusbildung 17, 46—48.  
 — Mitose 17, 51—57.  
 — Pathologie der Cysten 17, 67—68.  
 — Sporen bei Encystierung 17, 36—38.  
 — Stadien der Encystierung 17, 40—69.  
 — unpaariges Chromosom 17, 56, 57.  
**Nomenklatur** bei Autogamie bei Pro-  
 tisten 14, 266—272.  
 — des Kernapparates bei Trypanosomen  
 15, 261, 262.  
 — des Peridoneenskelets 20, 180—181.  
 — von *Trypanoplasma helici* 14, 368.  
**Normaler Zustand** nach Befruchtung bei  
*Didinium nasutum* 7, 248—256.  
**Nosema anomalum** MONIEZ 4, 1—42.  
 — Beziehung zu *Actinosphaerium*  
*eichhorni* 4, 36.  
 — — große Cysten 4, 21—30.  
 — — Entwicklung 8, 32—35.  
 — — Keime 8, 7—9.  
 — — Material 8, 2.  
 — — Sporonten 8, 10—14.  
 — — Untersuchungsmethoden 8, 3—4.  
**Nosema bombycis** NÄGELI 16, 281—258.  
 — — Amöboidkeim 16, 326—328.  
 — — Beziehungen zwischen Parasit und  
 Wirt 16, 331—337.  
 — — Copulation beim Amöboidkern 16,  
 327.  
 — — Entwicklungskreis 16, 297—298.  
 — — Immunität der Seidenraupen 16,  
 335—337.  
 — — Infektionsversuche 16, 328—330.  
 — — Kernteilung 16, 303—304.  
 — — Material 16, 286—288.  
 — — Meronten 16, 301—307.  
 — — Microphotographisches 16, 291—296.  
 — — Microphotographie mit ultra-  
 violetterm Licht 16, 294—296.  
 — — Nebenkerne 16, 309.  
 — — Neuinfektion durch Sporen 16, 322  
 — 326.  
 — — Planonten 16, 298—301.  
 — — pathogene Bedeutung 16, 333.  
 — — Polkapselkern 16, 309—311.  
 — — Schalenkern 16, 309, 310, 311.  
 — — Sporen 16, 307—322.  
 — — Sporenbau 16, 317—319.  
 — — Sporenentwicklung 4, 25—30.  
 — — Untersuchungsmethoden 16, 288  
 — 291.  
**Nosema frenzelinae** 17, 118—119.  
**Nosematidae** 16, 341—342.  
**Nuclearia caulescens** n. sp. 2, 272—277.  
**Nuclearkörper** bei Epithelioma der  
 Barben 11, 329—332.  
**Nucleolarmasse** 1, 6, 15.  
**Nuclearsubstanz**, Beziehung zu Chro-  
 matin 1, 15—16.  
**Nucleolen** bei *Amoeba doffleini* 6, 152  
 — 155.  
 — der Metazoen 11, 168.  
**Nucleolocentrosom** bei *Euglena* 8, 335.  
 — Lehre vom 8, 323, 324.  
**Nucleolus** bei *Haemogregarina stepanowi*  
 20, 332—335, 358.  
 — bei *Opalina* 13, 227—232.  
 — bei Trypanosomen 15, 268.  
**Nucleophaga** 18, 8—10.  
 — *amoebaeae* DANGEARD 6, 195—199.  
 — Kernparasiten bei *Entamoeba blattae*  
 20, 167—169.  
**Nuda** 3, 185—192.  
**Nyctotherus** 3, 141—148.  
 — gen., Bestimmungstabelle 3, 49.  
 — *leidyi* 2, 97—100.  
 — — Wimperapparat 2, 97.  
 — — *macropharyngens* n. sp. 3, 141—144.  
 — — *magnus* n. sp. 3, 145—148.  
 — — *multisporiferus* n. sp. 17, 304.  
 — — Kulturen 17, 299.  
 — — *parvus* n. sp. 17, 304.

## 0.

- Oikomonas** 19, 33—34.  
 — *communis* 19, 33—34.  
 — *minima* 19, 34.  
**Oligonema** nitens, Elaterenbildung 9, 187—192.  
**Olivina** monostomum FRENZEL 2, 264—266.  
**Olpidium** dicksonii (WRIGHT) WILLE 5, 225—228.  
**Oogamie**, Definition 14, 266.  
 — Vorkommen 14, 266.  
 s. auch Anisomerogonie.  
**Ookineten** von Crithidia melophagia 12, 152.  
 — von Haemoproteus columbae 12, 158, 159.  
 — — noctuae 9, 23—28.  
 — — — Kernhohlkugel 9, 23, 24, 27.  
**Ookinetenarten** bei Haemoproteus noctuae 9, 23.  
**Ookinetenbildung** bei Haemoproteus columbae 12, 158—159.  
 — bei Plasmodium praecox im Magen der Stegomyia fasciata 13, 49—53.  
**Ookinetenkern** von Haemoproteus noctuae 9, 23.  
 — Innenkörper 9, 24, 26, 27.  
**Opalina** 3, 163—171; 13, 195—375.  
 — Abnormitäten 13, 309—313.  
 — achromatischer Schaum 13, 226—227.  
 — alveolare Schicht 13, 212—215.  
 — Anaphasen der Mitose 13, 234—236.  
 — Äquatorialplattenstufe 13, 234.  
 — Ausscheidungsorgane 10, 183—187; 10, 365—374; 13, 222—224, 254.  
 — Bau 13, 210—250, 252—255.  
 — Centrosomen 13, 234.  
 — Chromatin im Kern 13, 232—233.  
 — Chromatinausstoßung 13, 278—281.  
 — Chromatinband 13, 238.  
 — Chromatinkügelchen 13, 243—246.  
 — chronologisches Literaturverzeichnis 13, 319—345.  
 — Copulation 13, 289—295.  
 — Copulationserscheinungen 13, 276—295.  
 — Ectoplasmakügelchen 13, 212—215.  
 — Ectosarc 13, 211—215, 252—254.  
 — Encystierung 13, 281—284, 295—297.  
 — Encystierungsteilung, letzte 13, 277—278.  
 — Entosarc 13, 215—222, 252—254.  
 — Entosarkkügelchen 13, 216—222.  
 — Erklärung der Mitosis 13, 264—266.  
 — Excretionsvacuolen 10, 365—373.  
 — Färbungsreaktion 13, 346—347.  
 — Fehlen der Centrosomen 13, 254—255.  
 — Gametenbildung 13, 284—289.  
 — Kern 13, 224—247.  
 — Kern in Ruhe 13, 226—232, 238.  
 — Kernverhältnisse 13, 247—252.  
**Opalina**, künstliche Infektion 13, 314—316.  
 — Material 13, 198.  
 — Mechanismus der Mitose 13, 256—258.  
 — Mitose 13, 233—247.  
 — Mitosenentwicklung 13, 266—269.  
 — mitotische Spindel 13, 255—256.  
 — Nucleolus 13, 227—232.  
 — Pellicula 13, 211.  
 — Polarität der Kerne 13, 258.  
 — Reduktion 13, 301—303.  
 — Schnitte 13, 205.  
 — sub-pelliculare Schicht 13, 211—212.  
 — Teilung 13, 239—242.  
 — Teilungsebenen des Kerns 13, 259.  
 — — des Körpers 13, 259.  
 — Telophasen der Mitose 13, 237.  
 — Unterscheidung von Erythro- und Cyanochromatin 13, 118—120.  
 — Unterschied zwischen dem alten und neuen Chromatin 13, 242.  
 — Untersuchungsmethoden 13, 198—206.  
 — Ursprung der Ectosarkkügelchen 13, 246—247.  
 — vegetative Chromidien 13, 300—301.  
 — Verminderung der Chromosomenzahl 13, 277.  
 — Verwandtschaftsbeziehungen zwischen den Species 13, 303—309.  
 — Vorstufen der Mitose 13, 233—234.  
 — gen., Bestimmungstabelle 3, 172.  
 — sp., Vorkommen 13, 207—209.  
 — caudata 13, 298.  
 — coracoida n. sp. 3, 166.  
 — dimidiata 13, 298—300.  
 — Agglomerationsstern der Gameten Suppl. I, 25.  
 — intestinalis STEIN 4, 53—62.  
 — intestinalis, Kern 4, 54.  
 — — Kernverhältnisse 13, 247—252.  
 — — Conjugation 4, 58—60.  
 — — Teilung 4, 55—57.  
 — lanceolata n. sp. 3, 165.  
 — lata n. sp. 3, 166.  
 — longa n. sp. 3, 167—171.  
 — macronucleata n. sp. 3, 163—165.  
 — PURKINJE et VALENTIN 2, 78—81.  
 — PURKINJE, Wimperapparat 2, 78—79.  
 — ranarum 13, 115—120, 300.  
 — — Agamonten Suppl. I, 29, 31, 32.  
 — — Chromidienbildung Suppl. I, 10—13.  
 — — Copulation Suppl. I, 26—32.  
 — — Cystenbildung Suppl. I, 16—19.  
 — — Gametenbildung Suppl. I, 24—26.  
 — — Geschlechtskernbildung Suppl. I, 13—15.  
 — — Infektion durch Kaulquappen Suppl. I, 19—24.  
 — — Micronucleus-artiges Gebilde 3, 387—390.  
 — zelleri NERESHEIMER 13, 316—319.

**Opalinidae**, Microisogamie 10, 141.

**Opalinen**, agamogene Generation **Suppl. I**, 8—10.

— Chromosomenzahl **Suppl. I**, 31—32.

— Fortpflanzung **Suppl. I**, 1—42.

— Historisches über Fortpflanzung **Suppl. I**, 2—4.

— Generationswechsel **Suppl. I**, 33.

— Kerndifferenzierung zur Encystierungszeit 13, 116.

— Material zu Fortpflanzung **Suppl. I**, 4—6.

— Reduktionsteilungen **Suppl. I**, 31.

— systematische Stellung **Suppl. I**, 34—35.

— Untersuchungsmethoden bei Fortpflanzung **Suppl. I**, 5—8.

**Opaliniden**, Beziehung zu den Plasmodromen **Suppl. I**, 34—35.

**Opalinoopsis sepiolae** 5, 250—254.

**Opercularia coarctata** 9, 197, 198, 216—267.

— — Conjugation am lebenden 9, 249—251.

— — Conjugation zwischen Verwandten 9, 217.

— — Conjugationsbedingungen 9, 216—223.

— — Conjugationsphaenomene 9, 223—256.

— — geschlechtliche Teilung 9, 217—220, 223—225, 287.

— — geschlechtslose 9, 225—227.

— — Kernverschmelzung 9, 241—243.

— — Kernvorgänge bei Conjugation 9, 257—267.

— — künstliche Zucht 9, 216.

— — Macrogameten 9, 225—227.

— — Macrogametenbildung 9, 220—221.

— — Maße der Winkel zwischen verschmolzenen geschlechtsgleichen 9, 259—264.

— — Microgametenteilung, erste 9, 228.

— — Modifikation der alten Macronuclei 9, 247—249.

— — Reifeteilung, erste 9, 228—236.

— — Reifeteilung, zweite 9, 237—239.

— — Tabelle über Größenverhältnisse der geschlechtslosen Tiere und Macrogameten 9, 226.

— — Teilung 9, 223—225.

— — Teilungen, letzte, bis zum Normalstand 9, 243—246.

— — vor der Kernverschmelzung 9, 239—241.

— — Übereinstimmung in den Gametenstadien 9, 251—252.

— — Variation des Chromatins in den Reifeteilungen 9, 252—253.

— — Vorsprung der Macrogameten bei Conjugation 9, 251—252, 287.

— — Wanderung der Kerne bei Conjugation 9, 257—267, 287.

**Ophidomonas jenensis** 1, 55—57.

— — Geißelverhältnisse 1, 55—57.

**Ophrycystidae** 12, 102.

**Ophrycystis** 8, 159—203.

— Ausschlüpfen der Sporocysten 8, 191.

— Copulation 8, 188—189.

— Entwicklungsschema 8, 166—167.

— Gametogenese 8, 185—188.

— Gamonten 8, 183.

— gregarinoide Schizonten 8, 174—182.

— Historisches 8, 161—162.

— Kern der gregarinoiden Schizonten 8, 179—182.

— Parthenogenese 8, 189—190.

— Schizonten 8, 170—182.

— Schizontenentwicklung 8, 170—182,

— Sporocysten 8, 168—170.

— Sporozoit 8, 169.

— Untersuchungsmethoden 8, 162.

— Verhältnis zu Gregarinen 8, 192—193.

— Wirkung auf den Wirt 8, 164—165.

— Wirtstiere 8, 163—164.

— SCHNEIDER 8, 193.

— bütschlii (SCHNEIDER) 8, 194.

— caulleryi (LÉGER) 8, 196.

— dubosqi n. sp. 8, 198.

— francisci (SCHNEIDER) 8, 194.

— hagenmülleri (LÉGER) 8, 195.

— hessei n. sp. 8, 197.

— mesnili (LÉGER) 8, 197.

— perezii n. sp. 8, 197.

— schneideri (LÉGER et HAGENMÜLLER) 8, 195.

**Ophryoglena EHRENBURG** 2, 96—97.

— — Wimperapparat 2, 96.

**Ophrygoscolecidae**, Cuticula 19, 44—45.

**Orbitoliden**, abnorme Spaltung der Schalen 1, 259—260.

— biplanale Doppelschalen 1, 216—223.

— bivalente komplanale Doppelschalen 1, 208—216.

— Doppelschalen 1, 193—296.

— Druckverhältnisse beim Verschmelzen der Doppelschalen 1, 239—247.

— gekreuzte Doppelschalen 1, 273—274.

— Größenverhältnisse der Mehrfachschalen 1, 230—231.

— mechan. Bedingungen zur univalenten Doppelschalentwicklung 1, 266—272.

— — Faktoren bei der Kammerbildung 1, 251—257.

— Mechanisch-Theoretisches über Doppelschalen 1, 237—283.

— Mehrfachverschmelzungen bei Doppelschalen 1, 225—226.

— Literatur über Doppelschalen 1, 231—232.

— regenerierte Schalen 1, 257—259.

— Rolle der Kerne bei der Abscheidung der Schalensubstanz 1, 247—251.

- Orbitoliden**, Wirkung der Spannung auf Gestaltung 1, 261—266.
- Orbitolites duplex** CARPENTER, Maßangaben 1, 283—288.
- Orcheobius herpobdellae** SCHUBERG et KUNZE 9, 382—429.
- — Abhängigkeit der Entwicklung von der Jahreszeit 9, 421.
- — Beziehung zu verwandten Formen 9, 421—423.
- — Abweichung von der normalen Entwicklung 9, 418—419.
- — Befruchtungsspindel 9, 404—406, 408.
- — Befruchtungsvorgänge 9, 401—408.
- — Binnenkörper 9, 404—407.
- — Caryokinese 9, 413.
- — Entwicklungszyklus 9, 385—418.
- — Kernteilungen 9, 408—413.
- — Macrogameten 9, 393—396.
- — Merozoiten 9, 391—393.
- — Microgametenbildung 9, 397—401.
- — Microgametocysten 9, 396—397.
- — Schizogonie 9, 386—391.
- — Sporoblasten 9, 414—415.
- — Sporogonie 9, 408—418.
- — Sporonten 9, 414.
- — Sporozoiten 9, 416—417.
- — Untersuchungsmethoden 9, 384—385.
- — Verhältnis zum Wirt 9, 420.
- Organe**, Ausscheidungs-, von *Opalina* 10, 183—187.
- Organellen** des Caryosoms, Herkunft der mit der Bewegung in Beziehung stehenden 9, 346—348.
- nervöse, bei Stentoren 2, 306, 310, 320.
- Organisation** der Choanoflagellaten 16, 171—181.
- der Periplaneta-Symbionten 10, 188—198.
- des Radiolarienkörpers 14, 252.
- der Tintinniden 15, 93—226.
- Ösenbildung** bei Cilien 6, 75.
- Ovogenese** bei *Stylorhynchus longicollis* 3, 318, 332, 349.
- Oxyrrhis marina** Geißeln 11, 335—336.
- — Kern, 11 336.
- — Kernteilung 11, 337—339.
- — Körper 11, 334.
- — Nahrungsaufnahme 11, 339.
- P.**
- Pachysphaera** n. gen. 1, 66—67.
- Pädogame** Autogamie 14, 283—297.
- — bei *Ceratomyxa drepanopsettae* 14, 285.
- — Definition 14, 267.
- — bei Diatomeen 14, 293.
- Pädogame** Autogamie bei *Myxobolus pfeifferi* 14, 285.
- — bei Myxosporidien 14, 284.
- — bei *Plasmodiophora brassicae* 14, 282.
- — bei *Sphaeratomyxon stolci* 14, 284.
- — Parthenogamie bei *Phragmidium speciosum* 14, 311.
- Pädogamie** bei *Actinophrys sol* 14, 272.
- bei *Actinosphaerium eichhorni* 14, 271—274.
- bei *Bacillus bütschlii* 14, 276.
- bei *Bacillus ranarum* 14, 275.
- bei *Bacillus sporonema* 14, 276.
- bei *Ceratomyxa drepanopsettae* 14, 285.
- Definition 14, 269.
- fakultative bei *Mougeotia mirabilis* 14, 273.
- isoliert stehende Fälle 14, 273—278.
- bei *Mougeotia uleana* 14, 275.
- Pamphagus bathybioticus** n. sp. 3, 413—416.
- *hirsutus* n. sp. 2, 266—268.
- *mutabilis* BAILEY 2, 266.
- Pansporoblast** bei *Sphaeromyxa sabrazei* 9, 365—367, 372; 19, 1—5.
- Gesamtzahl der Kerne bei *Sphaeromyxa sabrazei* 9, 366, 372.
- Panzer** bei *Peridinium steini* JÖRGENSEN 16, 26, 29, 31—32.
- Dimensionen, von *Pyrodinium bahamense* 7, 420.
- Panzerstruktur** von *Pyrodinium bahamense* 7, 414—420, 427.
- Variabilität, von *Pyrodinium bahamense* 7, 420—421.
- Pathologie** bei *Adelea zonula* 8, 48—49.
- der Cysten bei *Nina gracilis* 17, 67—68.
- Pathologische Erscheinungen** bei Choanoflagellaten 16, 184.
- an der Wirtszelle von *Aggregata* 11, 133—141.
- Wirkungen der Hämogregarinen von surinamischen Schlangen 18, 204.
- Paramäcien**, Bau der Trichocysten 5, 78—91.
- Entwicklung der Trichocysten 5, 78—91.
- Explosion der Trichocysten 5, 85, 87.
- Paramaecium aurelia**, Chromosomenteilung 10, 385—390.
- — Conjugation 10, 375—415.
- — Conjugationsspindel 10, 383—394.
- — Conjugationsvorgang 10, 380—382.
- — Kernreorganisation 10, 395—396.
- — Micronucleus während Conjugation 10, 383—384.
- — Pronucleivereinigung 10, 394.
- bursaria, Conjugation 4, 199—239.
- — normaler Verlauf der Conjugation 4, 209—225.

**Paramaecium aurelia** Conjugationsstadien, anormale 4, 233—235.

- — Historisches 4, 205—208.
- — Micronucleusteilung 4, 226—231.
- — Teilung, erste 4, 209—213.
- — — zweite 4, 213—214.
- — — dritte 4, 216—225.
- — Untersuchungsmethoden 4, 201—205.

- — Wanderkern 4, 217.
- — caudatum 6, 70—72.
- — EHRENBURG 6, 93—97.
- — Bau 6, 94—97.
- — Conjugation Suppl. I, 58, 60.
- — Depressionszustand Suppl. I, 57—58.

- — Feldchen 6, 94—96.
- — Kultur 4, 200—201.
- — Kulturen Suppl. I, 56—58.
- — Radiumeinwirkung 5, 366.
- — Reizmittelwirkung 1, 355—374.
- — Trichocysten 6, 102—104.
- — Trichocystenform 6, 102—104.
- — STEIN 2, 91—95.
- — Wimperapparat 2, 91.
- — Wirkung von Alkohol 1, 361—366.
- — von Fleischextrakt 1, 359—361.
- — künstlicher Reizmittel 1, 357—358.
- — von phosphorsaurem Kalium 1, 357—358.
- — von Strychnin 1, 366—370.

**Parasiten der Amöben** 15, 11—12.

- bei Arcella vulgaris EHRENBURG 10, 463.
- Beziehung zum Wirtstier 12, 116—117.
- — — bei Nosema bombycis 16, 331—337.
- — zu Wirtsgewebe bei Thelohania chaetogastri 14, 128—130.
- — biochemische Reaktion auf sein Wirtstier 17, 15—16.
- — von Capitella capitata O. FABRE 6, 230—244.
- — von Colpoda cucullus 18, 275—277.
- — — systematische Stellung 18, 277.
- — der Cysten bei Gregarinen 17, 126.
- — des Cytoplasmas bei Entamoeba blattae 20, 169—170.
- — von Entamoeba blattae 20, 167—170.
- — im Fettgewebe von Insekten 11, 378—379.
- — von Fledermäusen 18, 2—3.
- — von Gasterosteus aculeatus 8, 14—31.
- — der Haut 8, 14.
- — der Haut von Gobius minutus 4, 5—14.
- — des Kernes bei Amoeba terricola 6, 195—199.
- — bei Entamoeba blattae 20, 167—169.

**Parasiten in den Milben der Fledermäuse** 18, 6—9.

- der Ovarialeier 4, 30—31.
- von Periplaneta orientalis, direkte Teilung 11, 377.
- von Ptychodera minuta 11, 377; 20, 132—141.
- — — Aussehen 20, 133.
- — — Sporenbildung 20, 137.
- — von Stubenfliegen 13, 19—22.
- — von Tineola biseliella 2, 1—12.

**Parasitenentwicklung von Plasmodium praecox in Stegomyia und Culex** 13, 64—66.**Parasitenüberträger bei Fledermäusen** 18, 3—6.

- Milben 18, 4—6.

**Parasitismus der Chlamydozoen** 10, 349.

- von Coccen in Protisten 19, 252—253.

**Parasitische Amöben** 18, 207—220.

- Bacillen, Cytologisches 12, 9—43.
- — Färbungsmethoden 12, 15—16.
- — Fixierung 12, 15.
- — Untersuchungsmethoden 12, 14—16.
- Cercomonadinen des Insektendarmes 2, 180—194.
- Chytridieen des Genus Sphaerita DANGEARD bei Amoeba limax DUJARDIN 17, 1—18.
- Ciliaten, Sporenbildung 17, 297—306.
- — Kernveränderungen 17, 302.
- Coccidien von Tineola biseliella 2, 1—12.

- Crithidien, Entwicklungszyklus im Darm von Gerris fossarum FABRE 12, 131—146.

- — Entwicklungszyklus 15, 333—362.
- — Flagellatenstadium 15, 340—344.
- — Infektion durch Tabaniden 15, 348—353.

- — Material 15, 335.
- — postflagellates Stadium 15, 344—348.
- — Untersuchungsmethoden 15, 336—338.

- Flagellaten 19, 232—238.
- — des Wiederkäuermagens, Cysten 19, 71.

- — Einkapselung 19, 67—69.
- Gregarine von Arenicola caudata 10, 199—215.

- Hämogregarine von Clemmys japonicus 18, 260—274.

- Infusorien der Cephalopoden, Bau 5, 246—247.

- — Historisches 5, 241.
- — Kernapparat 5, 248—250.
- — Kernverhältnisse 5, 240—262.
- — Lebensweise 5, 245.

- Parasitische Infusorien der Cephalopoden**, systematische Stellung 5, 242, 247.  
 — — — Untersuchungsmethoden, 5, 243—245.  
 — — — des Wiederkäuermagens 19, 42—47.  
 — — — Cysten 19, 71.  
 — — — Einkapselung 19, 67—69.  
 — — — Kapseln 19, 71.  
 — — — System 19, 43.  
 — Micrococcen in Amöben 19, 246—254.  
 — Microsporidie von Frenzelina 17, 117—119.  
 — Microsporidienart im Chaetogaster diaphanus GÜNTHER 14, 119—133.  
 — Mycetozoen der Insekten 12, 109—130.  
 — Protozoen 14, 74—112, 335—362; 16, 71—80; 18, 11—47.  
 — — — Einwirkung auf das Wirtstier 17, 15.  
 — — — als Krankheitserreger 19, 19.  
 — — — des Wiederkäuermagens 19, 19—80.  
 — — — des Wiederkäuermagens, Material 19, 21.  
 — — — — Untersuchungsmethoden 19, 21—24.  
 — — — — Verbreitung 19, 47—48.  
 — Sporozoen von Embia solieri RAMBUR 3, 358—366.  
**Paramylon** 7, 197—228.  
 — Material 7, 198.  
**Paramylumkörner**, Bau 7, 213—215.  
 — chemisches Verhalten 7, 201—213.  
 — Quellungserscheinungen 7, 215—226.  
**Parmulina cyathus** PENARD 17, 267, 286—290.  
 — — Bau 17, 288—290.  
**Parthenogamie** 14, 297—309.  
 — Definition 14, 268.  
 — bei Haemoproteus noctuae 14, 299.  
 — bei Humaria granulata 14, 309.  
 — bei Ichthyophthirius 14, 301.  
 — bei Lamblia intestinalis 14, 303.  
 — bei Lamblia muris 14, 303.  
 — pädogame, bei Phragmidium speciosum 14, 311.  
 — bei Protophyten 14, 305—309.  
 — bei Protozoen 14, 298—305.  
 — bei Synedra affinis 14, 299.  
 — bei Thelebolus stercoreus 14, 308.  
**Parthenogenese** Suppl. I, 73—78.  
 — bei Aggregata 11, 187.  
 — der Bieneeier Suppl. I, 79—80.  
 — Definition 14, 269.  
 — — nach FARMER u. DIGBY 14, 269.  
 — diploide, Definition 14, 269.  
 — — Vorkommen 14, 269.  
 — haploide, Definition 14, 269.  
 — — Vorkommen 14, 269.  
 — künstliche Suppl. I, 78—80.  
 — bei Metazoen 11, 187.  
 — bei Ophryocystis 8, 189—190.  
**Parthenomixis**, Definition 14, 268.  
 — Vorkommen 14, 269.  
**Pebrineparasiten**, Historisches 16, 282—286.  
**Pectinellen** des Peristoms bei Tintinniden 15, 136—139.  
 — Tätigkeit bei Tintinniden 15, 184—187.  
**Pellicula** bei Amoeba terricola 17, 214—215.  
 — bei Coipidien 18, 230—231.  
 — bei Opalina 13, 211.  
 — bei Tintinniden 15, 147.  
 — bei Trachelius ovum 2, 453.  
 s. auch Schale.  
**Pelomyxa**, Formen bei Amoeba proteus 5, 7.  
 — — fragilis n. sp. 3, 397—400.  
 — — Beziehung zu Amoeba pulverulenta 3, 400—401.  
 — Radiumstrahlenwirkung 5, 361—363.  
 — palustris, Bau 8, 124—129.  
 — — Bakterien 8, 128.  
 — — Biologisches 8, 123.  
 — — Cysten 8, 153—154.  
 — — Einschlüsse im Körper 8, 129.  
 — — Fortpflanzung 8, 131—154.  
 — — Gametenbildung 8, 145—151.  
 — — Glanzkörper 8, 125—128.  
 — — Kerne 8, 124.  
 — — Literatur 8, 120—121.  
 — — Plasmastruktur 8, 124.  
 — — Radiumstrahlenwirkung 5, 361—363.  
 — — Spindelbildung 8, 135, 145.  
 — — Teilungsversuche 8, 129—131.  
 — — Untersuchungsmethoden 8, 122.  
**Peneroplis pertusus** (FORSKAL) 5, 1—113.  
 — — Biologisches 10, 9—24.  
 — — Chromatinverhältnisse 10, 82.  
 — — — des Agamonten 10, 93—101.  
 — — — des Gamonten 10, 83—93.  
 — — commensale Algen 10, 57—81.  
 — — Defäkation 10, 11—13.  
 — — Ernährung 10, 11.  
 — — Färbungsmethoden der commensalen Algen bei 10, 72.  
 — — feste Substanzen 10, 52—55.  
 — — flüssige Substanzen 10, 47—49.  
 — — Fortpflanzung 10, 14—24.  
 — — Historisches über commensale Algen 10, 57—61.  
 — — Kernverhältnisse 10, 101—103.  
 — — — der commensalen Algen 10, 72—75.  
 — — Lebensweise 10, 9—11.  
 — — Literatur 10, 2—3.  
 — — macro- und microsphärische Schale 10, 26—35.  
 — — Material 10, 4.  
 — — Morphologisches 10, 25—103.  
 — — Pseudopodien 10, 49—52.  
 — — Reifezustand der Agamonten 10, 99—101.

- Peneroplis pertusus** Schale 10, 25—42.  
 — — Schalenzusammensetzung 10, 35—42.  
 — — Stercome 10, 55—57.  
 — — Untersuchungsmethoden 10, 5—7.  
 — — Weichkörper 10, 43—57.  
 — — innerhalb der Schale 10, 43—46.  
 — — Zooxanthella 10, 61—72.
- Peridineen**, Beziehung zu anderen Protisten 19, 202—203.  
 — kultivierbare 11, 351—362.  
 — „Leucht-“ des „Feuersees“ von Nassau, Bahamas 7, 411—429.
- Peridineenskelet**, Nomenklatur 20, 180—181.
- Peridinida** FAM. 19, 42.
- Peridiniden**, Skelet 16, 40—43.  
 — Nomenklatur des Skelets 16, 40—45.
- Peridinium adriaticum** n. sp. 20, 191—193.  
 — conicum OSTENFELD et SCHMIDT 20, 195—196.  
 — crassipes KOFOID 20, 193—197.  
 — globulus STEIN 20, 182—183.  
 — EHRENBURG 19, 42.  
 — oceanicum VANHÖFFEN 20, 190—191.  
 — pellucidum (BERGH) SCHÜTT 20, 188—190.  
 — guarnense (SCHRÖDER) 20, 183—185.  
 — steini JÖRGENSEN 16, 25—47; 20, 185—186.  
 — — antapicale Stacheln 16, 32, 33.  
 — — apicale Platten 16, 27.  
 — — dorsale Intercalarplatten 16, 27.  
 — — Intercalarstreifen 16, 30—31.  
 — — Literatur 16, 39.  
 — — Morphologie 16, 26—38.  
 — — Mundspalte 16, 28—29.  
 — — Nomenklatur 16, 26.  
 — — Pusule, Apparat 16, 35—37.  
 — — wesentliche Merkmale 16, 39—40.  
 — — Zellinhalt 16, 34—35.  
 — tabulatum CLAPARÈDE et LACHMANN 19, 42.  
 — tristylum STEIN 20, 187—188.  
 — Zellenwachstum 20, 177.
- Peridiniumarten**, Auffassung, Gruppierung 10, 178—180; 20, 178.  
 — des Nordhafens (Val di Bora) bei Rovigno im Jahre 1909 20, 176—200.  
 — in der Val di Bora im Jahre 1909, Auftreten 20, 196—199.  
 — — geographische Verhältnisse 20, 196—199.  
 — — systematische Übersicht 20, 182—196.
- Periplaneta orientalis**, Bacillus 1, 307.  
 — — Bacillus cuenoti im Ei von 9, 349—351.  
 — — im Embryo 9, 350.  
 — — Microsporidien im Fettgewebe 11, 372—381.
- Periplaneta orientalis**, Entwicklung 11, 373.  
 — — Mitose im Fettgewebe der infizierten 11, 374—375.  
 — — Reaktion auf Microsporidien 11, 373, —379.  
 — Symbionten, Organisation 10, 188—198.
- Peristom** bei *Ancystropodium maupasi* 13, 132.  
 — bei *Campanella umbellaria* 7, 81—82.  
 — bei *Epistylis plicatilis* 7, 177.  
 — Entwicklung bei Tintinniden 15, 174—179.  
 — Feld 15, 134—141, 168—169.  
 — Pectinellen 15, 136—139.  
 — Teilung 15, 171—174.  
 — des Tintinnodeenweichkörpers 18, 146—152, 182.  
 — — Feld 18, 150—152.  
 — — Saum 18, 146—150.  
 — von *Vorticella monilata* 7, 401.
- Perlenstadium** bei *Stylorhynchus longicollis* 3, 317.
- Petalomonas mira** AWERINZEW 9, 130—133.
- Phaeodisciden** 10, 123.
- Phaeocystis globosa**, Beziehung zu *Ph. pouchetii* 3, 301.  
 — — pouchetii (HARIOT) LANGERHANS 3, 295—302.  
 — — Beziehungen zu *Ph. globosa* 3, 301.  
 — — Literatur 3, 296.  
 — — Morphologisches 3, 297.  
 — — Zellenstruktur 3, 298—299.  
 — — Zoosporen 3, 295—302.
- Phaeodendria** 9, 161.
- Phaeodiniden**, vermeintliche Jugendstadien skeletführender Tripyleenarten 14, 204—213.
- Pharyngella gastrula** HAECKEL 7, 303.
- Pharynx** bei *Campanella umbellaria* 7, 83—84.  
 — bei *Epistylis plicatilis* 7, 177.
- Phialoides ornata** LÉGER 17, 77—79.  
 — — Copulation 17, 79.  
 — — Epimerit 17, 69.  
 — — geschlechtlich differenzierte Gameten 17, 78, 79.  
 — — geschlechtliche Entwicklung 17, 78—79.
- Phormocampiden** 10, 126.
- Phormocyrtiden** 10, 126.
- Phormospyriden** 10, 124.
- Phryganella hemisphaerica** PENARD 2, 264; 17, 265.
- Phyllostarus** 7, 355—358.
- Phylognese** bei discotrichen Infusorien 6, 221.

- Phylogenetische** Bedeutung der Hemi-  
sexe bei *Chilodon uncinatus* 12, 256  
— 263.
- Entwicklung der Blutprotozoen 19,  
81—106.
- Phylogenetisches** über Microsporidien 16,  
342—348.
- Phylogenie** der Actinomyxidien 6, 275.
- der Centrosomen 8, 322.
- der Kerne von Ciliaten 13, 272—276.
- der Cnidosporidien 18, 257.
- der Gregarinen 17, 20.
- der Micronuclei bei Infusorien 13, 107  
— 109.
- der Myxosporidien 11, 273; 14, 109.
- der Peridineen 19, 203.
- der Telosporidien 10, 144.
- der Thalamophoren 9, 33—52.
- Physikalisch-chemisches** Verhalten der  
Nadeln bei *Wagnerella borealis* 17, 146  
— 150.
- Physiologische** Beobachtungen an Myxo-  
bacterien 5, 104—121.
- Degeneration bei Infusorien 9, 277  
— 280.
- Eigenschaften der Radiumstrahlen 5,  
359.
- Physiologie** von *Amoeba terricola* 17,  
217—234.
- der Flimmerorgane 6, 85—93.
- der Sporoidkörper bei *Bacterium an-  
thraxis* 10, 279—284.
- der Zelle 11, 169.
- des Zellkerns 11, 1—224.
- Pigment**, neues, der Protozoen, Zoo-  
purpurin 6, 227—229.
- der Stentoren 3, 48.
- Pigmentbildung** im Metazoenkern 11, 166.
- Pigmentkörper** bei *Plasmodium kochi*  
16, 257—258, 262.
- Pileocephalus** 17, 80.
- Epimerit 17, 69, 80.
- geschlechtliche Entwicklung 17, 80.
- Pilzsporen** bei *Amoeba blattae* BÜTSCHLI  
6, 16.
- Piromonas** 19, 37—39.
- communis 19, 37.
- maxima 19, 38—39.
- minima 19, 38.
- Piropasma canis**, Morphologie und Leben-  
geschichte 13, 276.
- Piscicola**, Biologie 7, 7—9.
- -Cocon, Infektion durch *Trypanoplasma  
borreli* 7, 6—7.
- Verdauung 7, 9—11.
- Placobdella catenigera** (*Haementeria cos-  
tata*), Bemerkungen, anatomische 20, 261.
- — physiologische 20, 261—267.
- — Cölom 20, 264—265.
- — Verdauungssystem 20, 262—264.
- — Verdauungsvorgang 20, 265—267.
- Planonten** bei *Nosema bombycis* 16, 298  
— 301.
- Plasma** von *Amoeba blattae* BÜTSCHLI  
6, 10—15.
- — limax 5, 175—177.
- — muralis 17, 269.
- — terricola 6, 183—189; 17, 211—214.
- von *Anoplophrya paranaidis* 16, 86  
— 87.
- von *Didinium nasutum* 5, 285.
- von *Entamoeba histolytica* 18, 212.
- der Hämogregarinen im Schlangenblute  
18, 194.
- von *Lieberkühnia paludosa* 8, 229—238.
- der Sporangien aus *Arcyria cinerea* 9,  
172—180, 192.
- von *Thalassophysa* 1, 61—62.
- der Tintinniden 15, 152, 169.
- Amyloidkörper, bei Monocystideen 3,  
116, 121.
- Bestandteile bei entwickelter *Aggregata  
eberthi* 12, 63.
- extrakapsuläres bei *Acanthometron  
pellucidum* 16, 211—212.
- vegetative Vorgänge bei *Stomatophora  
coronata* 10, 223—240, 241.
- s. auch Protoplasma und Cytoplasma.
- Plasmaeinschlüsse** bei Choanoflagellaten  
16, 176.
- bei *Echinomera hispida* 9, 306—308.
- Plasmaenzyme** bei *Balantidium entozoon*  
15, 69—72, 75, 79.
- Plasmakugeln** bei *Diffugia urceolata* 4,  
286—288.
- Plasmaleib** der Tintinniden, Anatomie 15,  
126—170.
- — Morphologie 15, 126—170.
- Plasmaströmung** bei *Amoeba blattae*  
BÜTSCHLI 6, 9.
- Plasmastruktur** von *Amoeba terricola* 17,  
212—214.
- von *Amoeba vespertilio* Suppl. I, 259  
— 261.
- von *Pelomyxa palustris* 8, 124.
- Plasmatische** Verbindung bei *Arcella  
vulgaris* EHRENBURG 10, 456—459.
- Plasmodiophora** 12, 110.
- Plasmodien**, Beziehungen zu Hämogrega-  
rinen 20, 340.
- Verwandtschaft mit frei im Plasma  
lebenden Flagellaten 16, 274.
- Plasmodium** 10, 148, 152.
- Myxomyceten, Sporangienbildung 9,  
171.
- brasilianum, Beziehung zu mensch-  
lichen Quartanaparasiten 16, 266, 269.
- — Entwicklung im Blute von *Brachy-  
urus calvus* 16, 264—268.
- — Kernverhältnisse im Vergleich zu  
menschlichen Malaria Parasiten 16, 268  
— 271.

- Plasmodium** *brasilianum* systematische Stellung 16, 274—276.  
 — *cynomolgi* 12, 314—321.  
 — *kochi*, Entwicklung im Blute von *Cercocobus fuliginosus* 16, 254—264.  
 — — Entwicklung der Microgametocyten 16, 261.  
 — — Kerne 16, 256, 257, 259, 260—261.  
 — — Kernteilung 16, 259.  
 — — Kernverhältnisse 16, 269—270.  
 — — Macrogametocyten 16, 261—263.  
 — — verglichen mit menschlichen Malaria-parasiten 16, 268—271.  
 — — Merozoiten 16, 255, 256.  
 — — Microgameten 16, 262, 263, 275.  
 — — Pigmentkörper 16, 257—258, 262.  
 — — Tropicafleckung 16, 254.  
 — — Schizonten 16, 255, 257, 260, 261.  
 — — systematische Stellung 16, 274—276.  
 — *praecox*, Übertragung durch *Stegomyia fasciata* 13, 23—69, 64.  
**Plasmodroma** 1, 171, 172.  
 — Merkmale 1, 172—181.  
**Plasmodromata** 10, 140.  
**Plasmodromen**, Beziehung zu Ciliophoren 1, 172—183.  
 — — Opaliniden Suppl. I, 34—35.  
 — — Neosporidien 10, 142—143, 145.  
 — — Sporozoen 10, 142.  
 — — Telosporidien 10, 142, 145.  
 — somatisch-generativer Kerndualismus 10, 141.  
**Plasmodgamie** bei *Actinophrys sol* 12, 285—287, 310.  
 — bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG 10, 455—460; 12, 200—201.  
 — bei *Ceratomyxa drepanopsettae* 14, 78.  
 — bei *Entamoeba histolytica* 18, 218.  
**Plasmoptyse** 9, 53—83.  
 — und Gestaltsänderung 9, 53—83.  
 — bei *Glaucoma colpidium* 9, 74—78.  
 — bei *Spirillum volutans* 9, 73—74.  
 — bei *Vibrio proteus* 9, 58—59, 59—68.  
 — Ursachen 9, 69.  
 — bei *Vibrio* aus der Jauche 9, 71—73.  
**Plastin** bei *Actinosphaerium eichhorni* 5, 129.  
 — bei *Barrouxia spiralis* 18, 21.  
 — bei *Ceratomyxa drepanopsettae* 14, 86.  
 — bei *Didinium nasutum* 5, 305.  
 — bei Foraminiferen 5, 132.  
 — bei *Lymphocystis johnstonei* 14, 344—353.  
 — bei *Opalinopsis sepiolae* 5, 251.  
 — bei *Wagnerella borealis* 17, 168.  
**Plastogamie** bei *Diffugia urceolata* 4, 253—255, 286, 288.  
 — bei Rhizopoden 14, 317.  
 — bei *Wagnerella borealis* 17, 189—191.  
**Pleuronectes** *platessa*, Parasit aus der Körperhöhle 18, 128—133.  
**Plistophoridae** 16, 341.  
**Pockenkrankheit** bei Fischen 11, 332.  
**Podolampas**, antapicale Stacheln 16, 58—59.  
 — Endplatten 16, 53.  
 — Gürtel des Skelets 16, 48—49.  
 — Gürtelregion des Skelets 16, 54—55.  
 — Intercalarplatten 16, 51.  
 — Intercalarstreifen 16, 56.  
 — Morphologie 16, 48—61.  
 — Mundspalte 16, 53—54.  
 — Nähte im Skelet 16, 56.  
 — Poren im Skelet 16, 57—58.  
 — Skelet 16, 50, 54.  
 — Zwischentafeln, hintere (postcingulare) 16, 52—53.  
 — — vordere (präcingulare) 16, 52.  
**Polarität** der Kerne bei *Opalina* 13, 258.  
**Polkapseln** des *Myxobolus neurobius* 6, 52.  
**Polkapselbildung** bei *Ceratomyxa drepanopsettae* 14, 99—101.  
 — bei Metazoen 14, 98.  
**Polkapselkern** bei *Nosema bombycis* 16, 309—311.  
**Polkapselkerne** des *Myxobolus neurobius* 6, 52.  
**Polkörper** bei *Amoeba limax* 5, 183.  
**Polyangium** *fuscum* (SCHRÖDER) ZUKAL 5, 101—104.  
**Polyblastidia** 14, 64.  
**Polycaryum** 2, 349—363.  
 — gen., systematische Stellung 2, 361.  
 — branchipodianum 2, 360.  
 — laeve n. sp. 2, 350—360.  
 — — Material 2, 350.  
 — — Sporulationsformen 2, 357—360.  
 — — Stadien 2, 352—356.  
 — — Untersuchungsmethoden 2, 351.  
**Polycestide** Darmgregarinen der Arthropoden 4, 122—136.  
 — — der Myriapoden 4, 136—137.  
 — Gregarinen, Wachstumsperiode 4, 118—147.  
 — Gregarinentypen im Tracheatendarm 4, 377—379.  
**Polycestiden**, Geschlechtsverhältnisse 17, 29—30.  
**Polycestiner** Zustand bei Tripyleen 14, 225.  
**Polyenergider** Kern der Monozoen 14, 249, 252.  
**Polygamie** bei *Stylorhynchus* 3, 342—344.  
**Polymorphismus** der Hämogregarinen im Schlangenblut 18, 198.  
 — bei *Trypanosoma gambiense* 18, 79.  
**Polysporocystidae** 16, 137.  
**Polyspora** 15, 241.  
**Polyporeen** 12, 101; 17, 23.  
 — Geschlechtsverhältnisse 17, 24—26.

- Polyzoen**, Verwandtschaft zu Colliden 1, 83—87.
- Polyzoer** Zustand von Thalassophysa 1, 73—78.
- Pontobdella muricata**, Beziehung zu Crithidia gerridis 12, 143.
- Pontosphaera** n. gen. 1, 129—132.
- Porcupinia** (HÄCKEL) 7, 303.
- coreliformis (HÄCKEL) 7, 303.
- Porospathiden** 12, 99; 8, 56—57.
- Porospora** 17, 103—111.
- Doppelcysten 17, 110—111.
- geschlechtliche Vermehrung 17, 103—111.
- Portunus depurator**, Darm 12, 53—56.
- Postflagellates** Stadium bei parasitischen Crithidien 15, 344—348.
- Präparate** von Amoeba salteti 19, 169—170.
- von Bacterien 19, 9.
- von Cilien 6, 64—66.
- von Dunaliella salina 6, 116—117.
- von Monocystis agilis 1, 297—298.
- von Stentoren 2, 397—308.
- von Tetratrichomonas prowazeki 19, 232.
- von Trypanosoma lewisi 19, 120—121.
- Präflagellates** Stadium von parasitischen Crithidien 15, 338—340.
- Primärkern**, Desintegration bei Aulacantha 14, 181—183.
- bei Arcella vulgaris EHRENBERG 10, 442.
- Verhältnis zu Chromidien bei Arcella vulgaris EHRENBERG 10, 460—462.
- Zahl bei Arcella vulgaris EHRENBERG 12, 201.
- Problematina** 9, 46.
- Pronucleivereinigung** bei Paramaecium aurelia 10, 394.
- Propagationszellen** bei Myxobolus pfeifferi 11, 253—262.
- Autogamie 11, 259.
- Gametoplastenbildung bei Myxobolus pfeifferi 11, 257.
- Mitose bei Myxobolus pfeifferi 11, 254.
- Vermehrung bei Myxobolus pfeifferi 11, 257, 260.
- Prorodon** EHRENBERG 2, 82—85.
- Wimperapparat 2, 82.
- Protein-kolloidale Medien** 5, 37—39.
- Proteosoma** 10, 148, 149, 152.
- Protisten** 2, 283—304.
- Amphimixis 14, 267—268.
- Apomixis 14, 271—272.
- Autogamie 14, 264—334.
- Bedeutung für das Befruchtungsproblem 14, 264—334, 319—329.
- Nomenklatur der 14, 266—272.
- Automixis 14, 268—271.
- Bau in lebendigem Zustand 5, 24—39.
- Protisten**, Bewegungen 5, 25—39.
- Coccenparasitismus 19, 252—253.
- Degenerationsvorgänge 16, 20—21.
- Methodik der biologischen Untersuchung 5, 17—39.
- Resistenz gegenüber den Protoplasma-giften 18, 223—226.
- Sexualität 9, 22—32.
- zweifelhafte Formen 17, 10—12.
- Protistenkultur**, Methoden einer be-ständigen 5, 17—23.
- Protistenzelle**, Doppelkernigkeit 10, 308—320.
- geschlechtlicher Dimorphismus 9, 31.
- Geschlechtsdifferenzierung 9, 23.
- Hauptkern 10, 308—320.
- kinetischer Kern 10, 308—320.
- Protoblasten**, Entwicklung in der Oocyste bei Microklossien 14, 31—39.
- Vermehrung bei Microklossien 1, 343—39.
- Protocystis** 7, 291—299.
- acornis n. sp. 7, 292.
- balfouri JOHN MURRAY 7, 296.
- bicornis n. sp. 7, 293.
- harstoni JOHN MURRAY 7, 297.
- macleari JOHN MURRAY 7, 294.
- micropolecus n. sp. 7, 298.
- murrayi HÄCKEL 7, 299.
- swirei JOHN MURRAY 7, 293.
- sloggetti HÄCKEL 7, 297—298.
- thomsoni JOHN MURRAY 7, 291—292.
- thyroma n. sp. 7, 299.
- tizardi JOHN MURRAY 295.
- tridens HÄCKEL 7, 292.
- tridentata BORGERT 7, 294.
- taba n. sp. 7, 299.
- varians BORGERT 7, 295.
- Protoentospora** ptychoderae 20, 139—141.
- Protoperidinium** (BERGH) GRAN 20, 182—190.
- Protophyten**, pädogame Autogamie 14, 295—297.
- Parthenogamie 14, 305—309.
- Protoplasma** bei Actinosphaerium eich-horni 1, 4—5; 19, 258—266.
- bei Amoeba blattae 16, 147—148.
- bei Anchorina sagittata 6, 237.
- der Colpidien 18, 227.
- der Diatomeen 1, 434.
- extramembranöses, bei Diatomeen 1, 426.
- bei Gymnodinium fucorum 19, 183.
- der Kulturtrypanosomen 19, 227—228.
- bei Mastigella vitrea Suppl. I, 94—97.
- bei Mastigina setosa Suppl. I, 109—111.
- der Metazoenzelle 1, 17.
- bei Mycterothrix tuamotuensis 20, 228.

**Protoplasma** des Parasiten im Stubenfliegendarm 13, 20.

- der Protozoen 1, 17; 18, 35.
- bei *Pyrodinium bahamense* 7, 421—422.
- Nebenkörper bei *Pyrodinium bahamense* 7, 423.
- bei *Trichomonas vaginalis* 18, 123.
- bei *Wagnerella borealis*, Bau 17, 151—153.
- — Bewegung 17, 151—153.
- — Inhaltsgebilde 17, 153—154.
- — Kristalle 17, 153.
- Bedeutung 1, 34.
- Beziehung zu Kern 1, 10—12, 34.
- Cavulation 18, 229, 237—238.
- experimentelle Untersuchung 1, 36.
- Verhältnis zu Kernmasse 4, 35.
- Wechselwirkung zu Kern 1, 14, 36.
- s. auch Plasma und Cytoplasma.

**Protoplasmaballen** bei *Aulacantha*, Arten 14, 191, 193—194.

- kristalloide, bei *Aulacantha* 14, 194—197.

**Protoplasmacinschlüsse** bei *Mastigella vitrea* Suppl. I, 96—99.

- von *Pyrodinium bahamense* 7, 424—426.

**Protoplasmablüssigkeit**, Struktur bei Colpidien 18, 227—229.

**Protoplasmagifte**, Resistenz der Protoplasten gegen 18, 223, 226.

**Protoplasmastuktur** 20, 201—204.

**Protoplasmaveränderungen** bei degenerierenden Amöben 8, 286—289.

**Protozoen** 11, 334—350.

- *Archoplasma* 8, 325—327, 333.
- Autogamie 18, 44, 111—114.
- Bau 1, 4.
- Bedeutung 16, 271.
- Befruchtung 1, 37.
- Biologie 3, 44—59; 20, 201—222.
- Caryosom 2, 216—229; 8, 321—343; 10, 306—335.
- Centralkörper 2, 218.
- Centriol 10, 306—335.
- Centronucleus 2, 219.
- Centrosoma 1, 20—24; 10, 321—329.
- Chromatin 2, 215—221, 230.
- Doppelnatur des Chromatins 18, 38, 43.
- Chromidien 5, 126—144.
- Chromidienfrage 14, 239—247.
- degenerative Hyperregeneration 3, 60—63.
- Depressionszustand 10, 295.
- — Historisches Suppl. I, 43—44, 58—59.
- Doppelnatur der Kernsubstanz 18, 38, 43.
- Gametenkernbildung Suppl. I, 236.

**Protozoen**, HERTWIG'sche Anschauung über Caryokinese 8, 327—328.

- Hungererscheinungen 19, 273—282.
- kernlose Teilstücke bei Regeneration 3, 57, 59.
- Kernstruktur 1, 26.
- Lebensgeschichte 1, 355—374.
- Lehrbücher 1, 462—474.
- -Literatur 1904 I. Teil 4, 391—400.
- 1904 II. Teil 5, 267—280.
- 1904 III. Teil 5, 370—385.
- 1905 I. Teil 6, 131—146.
- 1905 II. Teil 6, 334—350.
- 1905 III. Teil 7, 157—172.
- 1905 IV. Teil 7, 330—344.
- 1905 V. Teil u. 1906 I. Teil 7, 430—444.
- 1905 VI. Teil u. 1906 II. Teil 10, 159—182.
- 1906 III. Teil, 1907 I. Teil, 1908 I. Teil 12, 331—376.
- 1907 II. Teil, 1908 II. Teil, 1909 I. Teil 17, 377—419.
- im Mäusedarm Suppl. I, 169—201.
- mehrzellige Keime 14, 92; 19, 207—231; Suppl. I, 250—293.
- neues Pigment-Zoopurpurin 6, 227—229.
- parasitische 14, 74—112, 335—362; 16, 71—80.
- — Einwirkung auf das Wirtstier 17, 15.
- — als Krankheitserreger 19, 19.
- — des Wiederkäuermagens 19, 19—80.
- — Material 19, 21.
- — Untersuchungsmethoden 19, 21—24.
- — Züchtung 19, 22.
- Parthenogamie 14, 298—305.
- paedogame Autogamie 14, 283—295.
- Protoplasma 18, 35.
- Radiumstrahlenwirkung 5, 358—369.
- Regeneration 3, 44—59.
- System 1, 169—192; 10, 139—158.
- System nach HARTMANN 10, 156—157.
- natürliches System 1, 170.
- Systemübersicht 1, 190—191.
- Struktur des Kerns 18, 42—44.
- Teilungsproblem 20, 207—218.
- Vermehrungsweise 1, 24—29.
- Zellenleben 1, 35.
- und die Zelltheorie 1, 1—40.
- — Literatur 1, 38—40.
- Zweikernigkeit 11, 341—343.
- Protozoenkultur** und cyclische Fortpflanzung Suppl. I, 77.
- Protozoeneier**, Verhältnis zu Metazooen 11, 148.
- Protozoenformen** aus dem Atlantischen Ozean 9, 430—448.
- Protozoenfreier Pansen** 19, 58—64.

**Protozoeninfektion**, Granulombildung 5, 165.

**Protozoenkern** 2, 213—237; 10, 306—235; 18, 35.

— chemische Beschaffenheit 18, 42—44.

— Funktion 11, 154—156.

— vom Metazootypus 2, 220.

— Nebenkörper außerhalb 2, 225—228, 229, 234.

— innerhalb 2, 224—225, 229, 234.

— Teilungszentren 2, 224—225.

— außerhalb 2, 225—228.

s. auch Kern.

**Protozoenplasma** und Giftwirkung 18, 221—244.

**Protozoenzellen** 2, 214.

— Aufnahme der Farbstoffe 18, 230.

— Bedeutung des Kerns 18, 39—41.

— der Chromidialsubstanz 18, 36—45.

— Chromidien, reproduktive 18, 38, 41, 45.

— vegetative 17, 38, 41, 45.

— Depression Suppl. I, 43—82.

— Conjugationstrieb bei Depression Suppl. I, 62—64.

— Doppelkernigkeit 5, 141.

— und Eizelle verglichen 10, 433—435.

— kinetischer Kern 10, 321.

— Substanz 1, 17.

— Teilung Suppl. I, 61.

— Unsterblichkeit Suppl. I, 64—66, 71—72.

— Wachstum 20, 210.

— Wirkung von zwei lipoidlöslichen Substanzen 20, 218—222.

**Pseudochlamys aculeata** GREEFF 17, 266.

— arcelloides n. sp. 3, 408—410.

— patella CLAPARÈDE et LACHMANN var. arctica n. var. 2, 254—255; 17, 265.

**Pseudodiffugia gracilis** SCHLUMBERGER 2, 264.

— cirescens n. sp. 3, 421—422.

**Pseudogamie** 14, 309—313.

**Pseudomonocystideen** 4, 155—157.

— der Anneliden 4, 157—159.

— — Epimerit 4, 157—159.

**Pseudopodiosporen** bei Arcella vulgaris EHRENBERG 12, 447—450.

**Pseudoplasmodium** bei Arcella vulgaris EHRENBERG 12, 183—184.

**Pseudopodien** von Actinophrys sol 12, 278—279.

— von Allogromia ovoidea 14, 399.

— von Arcella vulgaris EHRENBERG 12, 187—188, 189.

— von Chlamydoxa montana 4, 302—311.

— von Lieberkühnia paludosa 8, 231—233.

— von Mastigella vitrea Suppl. I, 92, 93, 95, 100,

— von Peneroplis pertusus 10, 49—52.

— von Wagnerella borealis 17, 154—157.

— — Bewegung 17, 155.

**Pseudopodien**, feinerer Bau 17, 156—159.

— Beziehung zu Geißeln Suppl. I, 120—122.

— lobose, der Amoeba salina 6, 126.

**Pterocephalus nobilis** A. SCHNEIDER geschlechtliche Entwicklung 17, 33—68.

**Pterospora** 16, 204.

— ramificata n. sp. 20, 75—76.

**Ptychodera minuta**, Parasit 20, 132—144.

— — — Fortpflanzung 20, 136.

— — — Lage 20, 135.

— — — Kern 20, 134.

**Pyrenoid** bei Dunaliella salina 6, 119—120.

**Pyrodinium bahamense** n. gen. n. sp. 7, 411—429.

— — Geißeln 7, 426.

— — Kern 6, 422, 428.

— — Leuchten 7, 413—414.

— — Nebenkörper 7, 423.

— — Panzer, Dimensionen 7, 420.

— — — Struktur 7, 414—420, 427.

— — Variabilität des Panzers 7, 420—421.

— — Protoplasma 7, 421—422.

— — Protoplasmaeinschlüsse 7, 424—426.

— — Vorkommen 7, 411—412.

**Pycnothrix monocystoides** n. gen. n. sp. 11, 382—384.

**Pyxidicula invisitata** n. sp. 8, 86—87.

## Q.

**Quellungserscheinungen** der Paramylumkörner 7, 215—226.

**Quadula irregularis** ARCHER 2, 260—264; 17, 265.

**Querteilung** des Kerns bei Ceratium tripos 20, 17—18.

s. auch Teilung.

## R.

**Radiolarien**, Colliden im System der 1, 82—87.

— Gametenbildung 14, 199—203.

— Stadium der „gelben Zellen“ 19, 147.

— vielkerniges Stadium 19, 147.

— Zooxanthellenstadium 19, 147.

— koloniebildende, Beziehung zu „gelben Zellen“ 19, 144—166.

— — vegetative Vermehrung 19, 157.

— tripylee, Erscheinungen fettiger Degeneration 16, 1—24.

— — Fortpflanzung 14, 134—263.

**Radiolariengruppen**, Beziehungen zu Coelodendriden 9, 159—160.

**Radiolarienkörper**, Organisation 14, 252.

- Radiumeinwirkung** auf Actinosphaerium eichhorni 5, 363.  
 — auf Amoeba limax 5, 363.  
 — auf Arcella vulgaris 5, 363.  
 — auf Diffugia pyriformis 5, 363.  
 — auf Lionotus 5, 365.  
 — auf Paramaecium caudatum 5, 366.  
 — auf Pelomyxa palustris 5, 361—363.  
 — auf Protozoen 5, 358—369.  
 — auf Spirostomum ambiguum 5, 364—365.
- Raphidiophrys brunii** n. sp. 2, 277—279.
- Reaktion**, biochemische, des Parasiten auf sein Wirtstier 17, 15—16.
- Reduktion** bei Adelea ovata 15, 259.  
 — bei Amoeba diploidea 15, 36—38.  
 — des Caryosoms und Centrosoms bei Adelea zonula 8, 41.  
 — des Caryosoms bei Echinomera hispida 9, 335.  
 — bei Chilodon 12, 256.  
 — der Chromosomen bei Opercularia coarctata 9, 246—247.  
 — bei Copromonas major 15, 312.  
 — bei Cyclospora caryolytica 15, 259.  
 — bei Didinium nasutum 7, 237; 8, 159.  
 — bei Eimeria subepithelialis 6, 171.  
 — bei Haemoproteus noctuae 10, 309.  
 — bei Myxobolus pfeifferi 11, 260.  
 — bei Opalina 13, 277, 301—303.  
 — bei Opalina nach NERESHEIMER 13, 301.  
 — bei Pelomyxa palustris 8, 135, 138.  
 — bei Sphaeromyxa sabrazesi 19, 4.  
 s. auch Reifung.
- Reduktionskörper** bei Actinophrys sol EHRENBURG 11, 339—341.
- Reduktionskörperbildung** bei Clepsidrina ovata 6, 322.
- Reduktionsproblem** bei Amoeba diploidea 15, 36—38.
- Reduktionsprozeß** 5, 63.
- Reduktionsspindel** bei Gregarina ovata 4, 80.
- Reduktionsteilungen** bei Aulacantha 14, 236—238.  
 — bei Opalinen Suppl. I, 31.  
 — bei Trichomonas intestinalis 18, 120.
- Regeneration** bei Licnophora auerbachii 3, 21—26.  
 — bei Protozoen 3, 44—59, 49—59.  
 — bei Stentor coerules 3, 49—57.  
 — bei Trachelius ovum 2, 468—471.
- Regenerationsversuche** bei Amoeba terricola 17, 239—246.  
 — bei Wagnerella borealis 17, 192—193.
- Regulationsvorgänge** bei Bacterium anthracis 10, 301—304.
- Reifung** bei Aggregata spinosa, der männlichen 11, 48—50.
- Reifung** bei Aggregata spinosa der weiblichen 11, 47.  
 — der männlichen Parasiten von Aggregata 11, 103—109.  
 — der weiblichen Parasiten von Aggregata 11, 109—119.  
 — bei Angeiocystis audouinii 16, 133.  
 — der Macrogameten bei Adelea zonula 8, 39.  
 — bei Echinomera hispida 9, 332—336.  
 — geschlechtliche bei Selenidien 8, 391.  
 s. auch Reduktion.
- Reifeteilungen** bei Didinium nasutum 7, 232—236.  
 — Literatur 10, 400—403.  
 — bei Opercularia coarctata 9, 228—239.
- Reifungserscheinungen** bei männlichen Aggregata légeri 9, 39—45.
- Restkerne** bei Sphaeromyxa sabrazesi 9, 367.
- Restkörper** nach dem Austreten der Fortpflanzungskörper bei Arcella vulgaris EHRENBURG 10, 452.  
 — bei Gregarina cuneata Suppl. I, 239—242.  
 — bei Hoplorhynchus oligacanthus 16, 77.
- Reticulosa** 3, 182—294, 289—291, 291—294.  
 — Index, alphabetischer 3, 291—294.  
 — systematischer 3, 289—291.  
 — recente, systematische Zusammenstellung 3, 181—294.
- Reusenapparat** von Didinium nasutum 5, 289.
- Rhabdomonas rosea** COHN 1, 54.
- Rhabdosphaera** HAECKEL 1, 142—143.
- Rhabdostyla**, Anhaftungsapparat 6, 215.
- Rhinocanna**, Bedeutung bei Coelographiden 9, 151—156.
- Rhizomastigina** bütschlii 19, 41.  
 — Bestimmungstabelle Suppl. I, 169.  
 — Historisches Suppl. I, 85—90.  
 — systematische Stellung Suppl. I, 160.
- Rhizopoden** 1, 181—182.  
 — Beziehungen zu Flagellaten 9, 16—17.  
 — von Spitzbergen 2, 238—282.  
 — Material 2, 238—239.  
 — des Süßwassers 8, 86—94, 112—119.  
 — 3, 391—422.  
 — Zellstruktur 1, 4.
- Rhizopodengehäuse**, Dimensionen 8, 112.
- Riesenkernebildung** bei Amoeba vespertilio Suppl. I, 281—289.
- Ringformen** bei Schizogonie von Babesia canis 8, 300.
- Ross'sche Körper** im Stegomyiamagen 18, 59—60.
- Ryncheta obconica** 1, 374.  
 — ZENKER 1, 374.

## S.

**Saprophytische Flagellaten** 19, 40.

**Sarcina lutea**, Syncytienbildung 19, 142.

**Sarcinen**, Kern 19, 127—143.

— Kernteilung 19, 127—143.

— Material 19, 132.

— Untersuchungsmethoden 19, 132—133.

— Zellteilung 19, 140—143.

**Sarcocyt** des Gregarinenplasmas 4, 169.

**Sarcodetropfen** 20, 205.

**Sarcosporidien** 1, 188.

— Kern 20, 239—250.

— metachromatische Körper 20, 239—250, 242.

— Reaktionen auf metachromatische Körper 20, 243—244.

— Unterschied zwischen echtem Kern und metachromatischen Körpern 20, 246.

**Sarcosporidiengift** 20, 97—124.

— Abschwächung der Wirkung 20, 107—114.

— Aufhebung der Wirkung 20, 107—114.

— Lokalisation im Centralnervensystem 20, 103—107.

— Immunität gegen 20, 114—118.

— systematische Stellung des 20, 123.

— Wirkung auf das Blut 20, 118—123.

— — auf Kanarienvögel 20, 101.

— — auf Kaninchen 20, 101.

— — auf Mäuse 20, 100.

— — auf Meerschweinchen 20, 99—100.

— — auf Ratten 20, 99—100.

— — auf verschiedene Tierarten 20, 99—102.

**Scaotrichiden**, Anhaftungsapparat 6, 208—209.

**Schale** von *Arcella vulgaris* EHRENBURG 12, 189—190.

— innere, von *Coelographis* 9, 141.

— der *Coccolithophoriden* 1, 113—119.

— von *Diplocllamys fragilis* 17, 272—273.

— von *Orbitoliden*, abnorme Spaltung 1, 259—260.

— — degenerierte 1, 257—259.

— von *Peneroplis pertusus* 10, 25—42.

— macro- und microsphärische 10, 26—35.

**Schalenbau** bei *Diffugia urceolata* 4, 241—242.

**Schalenbildung** bei *Arcella vulgaris* 13, 189—192.

**Schalenhülle** bei *Amoeba terricola* 6, 176—183.

**Schalenkerne** bei *Myxosporidien* 9, 377.

— bei *Nosema bombycis* 16, 309, 310, 311.

**Schalenzusammensetzung** bei *Peneroplis pertusus* 10, 35—42.

**Schaudinn's Chromatinkomplexe** 15, 267.

**Schilddrüse**, Einfluß auf die Fortpflanzungsfähigkeit der Ciliaten 11, 322—323.

**Schilddrüsenextrakt**, Wirkung auf die Ciliaten 11, 309—325.

— — Untersuchungsmethoden 11, 310—318.

**Schimmelpilze**, Entstehung aus Algenzellen 11, 385—387.

— systematische Stellung 11, 385.

**Schizocystiden** 12, 102.

**Schizocystis**, *sipunculi* n. sp. 8, 203—215.

— Merozoiten 7, 211—212.

— Morphologisches 8, 205—206.

— Schizogonie 8, 208—211, 213.

**Schizogonie** bei *Acanthometron pellucidum* 16, 217—226.

— bei *Adelea mesnili* 2, 5—7.

— bei *Adelea zonula* 8, 25—36.

— bei *Aggregata* (*Euccoccidium eberthi*) LABBÉ 12, 44—108.

— bei *Aggregata eberthi* in *Portunus* 12, 57—71.

— bei *Allogromia ovoidea* 14, 402—405.

— bei *Angeiocystis audouinii* 16, 128—129.

— bei *Babesia canis* 8, 299—304.

— — Amöboidformen 8, 301.

— — erwachsene Formen 8, 302.

— — freie Jugendformen 8, 299.

— — Ringformen 8, 300.

— — Sporulationsformen 8, 302—304.

— der Blutparasiten 19, 90.

— bei *Ceratium intermedium* 20, 25.

— — furca 20, 27.

— — longipes 20, 26.

— — tripos 20, 5—17.

— bei *Coccidium falciforme* Suppl. I, 195—197.

— bei *Eimeria subepithelialis* 6, 167—168.

— bei *Gregarinida* 8, 204—205.

— bei *Gregarinen* aus dem Darne von *Amphiporus* sp. 16, 71—80.

— bei *Gregarinen* von polychäten Anneliden 8, 388—393.

— bei *Haemogregarina* sp. von *Clemmys japonicus* 18, 264—267.

— bei *Haemogregarina stepanowi* 17, 335—339, 365; 20, 311—315.

— bei *Malaria*parasiten von Affen 12, 316—318, 324.

— bei *Merogregarina amaroucii* 15, 235—236, 242.

— bei *Orcheobius herpobdellae* 9, 386—391.

— bei *Schizotrypanum cruzi* CHAGAS 20, 361—363.

— bei *Schizocystis* 8, 208—211, 213.

— bei *Selenidium caulleryi* 8, 378—386.

— bei *Thelohania chaetogastri* 16, 121—122.

— bei *Wagnerella borealis* 17, 143.

**Schizogregarinen** 8, 160; 12, 100—102; 15, 222, 240, 241, 243; 18, 83—108.

**Schizogregarinen** Arten 12, 101.

- Familien 12, 102.
- Geschlechtsverhältnisse 17, 23—26.
- Klassifikation 15, 240, 241, 243.
- Literatur 8, 386—388.
- der Tracheaten 8, 159—203; 18, 83—108.

**Schizonten** von *Acanthometron pellucidum* 16, 215, 219, 220, 223, 224.

- von *Barrouxia* 18, 15, 16, 17—19, 21.
- von *Collosphaera* 19, 148.
- gregarinoide von *Ophryocystis* 8, 174—182.

- Kern 8, 179—182.
- von *Haemogregarina stepanowi* 20, 302—311.

**Kernentwicklung** bei *Aggregata eberthi* 12, 71—82.

- von *Ophryocystis* 8, 170—182.
- von *Plasmodium kochi* 16, 255, 257, 260, 261.
- von *Schizocystis sipunculi* 8, 206—208.
- der Schizogregarinen der Tracheaten 18, 95.

**zwei Arten** bei *Aggregata eberthi* 12, 89.**Schizontenentwicklung** bei *Ophryocystis* 8, 170—182.**Schizosaccharomyces octosporus** 2, 334—335.**Schizotrypanum cruzi**, Schizogonie 20, 361—363.**Schizozoitenbildung** bei *Aggregata eberthi* 12, 86—89.

- bei *Gregarina* aus dem Darm von *Amphiporus* 16, 76—78.

**Schlangenhämogregarineu** 20, 351—360.

- Entwicklung 20, 352—355.

**Schleimhülle** bei *Choanoflagellaten* 16, 172.**Schleimig-kolloidale Medien** 5, 24—37.**Schlund** von *Trachelius ovum* 2, 462.**Schwarmbildung** bei *Acanthometron pellucidum* 16, 227.

- bei *Gymnodium fucorum* 11, 360—362; 19, 188—193.
- der *Myxobacterien* 5, 107—111.

**Schwärmsporen** der Algen 2, 147—148.**Schwefelbakterien** 1, 53—57.**Seyphidia**, Anhaftungsapparat 6, 211—212.**Seyphosphaera** n. gen. 1, 132.**Sekundärkern** bei *Arcella vulgaris* EHRENBERG, Bildung 10, 460.

- — Teilung 10, 453—454.
- s. auch Kern.

**Selenidien**, Entwicklung 4, 142—147.**Selinidiidae** 8, 394; 12, 102; 15, 240.**Entwicklungscyclus** 8, 370—397.**Selenidium caulleryi** n. sp. 8, 370—395.**Bewegung** 8, 377.**Entwicklung** 8, 378—386.**Literatur** 8, 371—375.**Selenidium caulleryi** n. sp. Merozoiten 8, 380—382.

- — Morphologie 8, 375—376.
- — Schizogonie 8, 378—386.

**mesnili** n. sp. 16, 110—112.

- — charakteristische Merkmale 16, 111—112.
- — *pendula* 16, 107—110.

- — Bau 16, 108—110.
- — Bewegung 16, 110.

- — Conjugation 16, 110.

**Semen cydoniae** 5, 35.**Serum** der Malariaparasiten tragenden Affen 12, 327.

- — Hämolyse 12, 327—328.

**Sexualität** bei Protisten 9, 22—32;

- s. auch Geschlecht und Befruchtung.

**Sexuelle Differenzierung** bei *Chilodon uncinatus* 12, 255, 256, 257, 270, 271.

- — während der Conjugation 12, 243, 247, 258—260, 270.
- — der Infusorien 12, 213—276;

- s. auch geschlechtl. Differenzierung.

**Sexuell differenzierte Gameten** bei *Chilodon uncinatus* 12, 219, 227, 270.**Sexuelle Teilung** bei Infusorien 12, 214.

- Typen der Auxosporenbildung bei Diatomeen 1, 447—456.
- Unterschiede bei den Darmgregarinen von *Echinomera hispida* 9, 310.

- Zustände bei *Euglena sanguinea* 20, 52—55.

**Silicina** 9, 46.**Sitz** von *Lentospora cerebri* 5, 156—164.

- von *Sporomyxa scauri* n. gen. n. sp. 12, 111—112.

**Skelet** der Peridiniden 16, 40—45.

- der Peridineen, Nomenklatur 20, 180—181.
- von *Podolampas* 16, 50, 59.

- — Gürtel 16, 48—49.
- — Gürtelregion 16, 54—55.

- — Morphologie 16, 48—61.
- — Nähte 16, 56.

- — Poren 16, 57—58.

**Skelettbildung** der Castanelliden 8, 59—62.

- bei Fortpflanzung der Tripyleen 14, 217—220.

**Skeletelemente**, radiale, von *Coelographis* 9, 142.**Skeletentstehung** bei *Collosphaera* 19, 149—150.**Skeletentwicklung** bei *Coelographiden* 9, 139—169.

- ontogenetische, der *Coelodendriden* 9, 160—161.

**Skelethülle**, Grundsubstanz bei *Wagnerella borealis* 17, 150—151.

- Spaltung** der Chromosomen bei *Opalina* 13, 247, 260—264.
- Species** der *Amoeba proteus* 6, 24—27.
- der *Bacterien* 16, 63—64.
- der *Microklossia* 14, 10.
- Spectrum** des *Zoopurpurins* 6, 228.
- Speiseröhre** von *Lieberkühnia paludosa* 8, 234—239.
- Sphaeractinomyxon stolci** CAULLERY et MESNIL 6, 272—308.
- — anisogame Conjugation 6, 287—288.
- — ausgewachsenes Stadium 6, 278.
- — Entwicklung 6, 276—294.
- — Entwicklung der Copulae 6, 288.
- — Entwicklungscyclus 6, 293—294.
- — Entwicklungsstadien 6, 279—281, 282—292.
- — Keimgewebe 6, 289, 291, 292.
- — Sporenhüllen 6, 289, 290.
- — Untersuchungsmethoden 6, 281—282.
- — Vergleich mit den anderen Actinomyxiden 6, 295—296.
- — Wirte 6, 276—277.
- — Zellvermehrung 6, 285—287.
- Sphärellarien**, Kennzeichen 10, 115.
- — altertümliche aus großen Meerestiefen 10, 114—126.
- Sphaerita**, zweifelhafte Formen 17, 10—12.
- gen., systematische Stellung 17, 6—19.
- — 17, 6—8.
- — DANGEARD von *Amoeba limax* 17, 3—6.
- — Beziehung zu *Amoeba limax* 17, 13—16.
- — Parasit von *Amoeba limax* 17, 1—3.
- — Sporenbildung in *Amoeba limax* 17, 4—6.
- — Wirtstier 17, 1—3.
- Sphaeromonas** 19, 25—33.
- — communis 19, 26—31.
- — Bewegung 19, 27.
- — Geißel 19, 28—30.
- — maxima 19, 32—33.
- — minima 19, 31—32.
- Sphaeromyxa sabrazesi** LAVERAN et MESNIL 9, 359—381.
- — Caryogamie 9, 369—370, 374.
- — Gesamtzahl der Kerne der Pansporoblasten 9, 366, 372.
- — Material 9, 359—360.
- — Morphologie 9, 361—363.
- — Pansporoblast 9, 365—367, 372.
- — Sporenbildung 9, 363—369, 372.
- — Sporoblasten 9, 369.
- — Sporocystenanlage 19, 1—5.
- — Sporocystenentwicklung 19, 4.
- — sabrazesi, vermutlicher Entwicklungskreis 9, 377.
- — Untersuchungsmethoden 9, 360.
- — Zweizahl der Amöboidkerne 9, 367, 373.
- Sphärozoen** 19, 146.
- — Material 19, 146.
- Spermatidenentwicklung** von *Aggregata légeri* 11, 57—59.
- — von *Aggregata spinosa* 11, 50—57.
- Spermatogonese** bei einigen Pflanzen 2, 163—164.
- bei *Stylorhynchus* 3, 318—319, 333, 349.
- bei den Tieren 2, 160—163.
- Spermatozoiden** von *Stylorhynchus* 3, 319, 350.
- Arten bei *Stylorhynchus* 3, 319—320, 352.
- — Bewegung 3, 320—321.
- Spermatozoiten**, Arten bei *Stylorhynchus*, Cytologisches über die birnenförmigen 3, 335—336.
- — über die unfruchtbaren 3, 338, 553.
- — Degeneration der unfruchtbaren 3, 339.
- — Entwicklung der unfruchtbaren 3, 337.
- Spindel**, erste 17, 122.
- — bei Gregarinen 20, 72.
- bei *Gregarina ovata* 4, 80.
- bei *Urospora travisiae* 20, 72.
- s. a. Befruchtungsspindel, mitotische Teilung.
- Spindelbildung** bei *Amoeba limax* 5, 183.
- bei *Pelomyxa palustris* 8, 135—145.
- Spindelförmige** Formen von *Leucocytozoen* bei *Guttera pucherani* 16, 248.
- Spindelstrahlungen** bei *Aggregata* 11, 195—212.
- Spirillen**, Unterschied von Flagellatengeißeln 1, 52—53.
- Spirillina** 9, 41—44, 46.
- Spirillum volutans** EHRENBERG 1, 50—53.
- — Centrankörper 1, 51.
- — Plasmoptyse 9, 73—74.
- — Wirkung von Essigsäure und Ammoniak 9, 73—74.
- Spirostonum ambiguum**, Radiumeinwirkung 5, 364—365.
- EHRENBERG 2, 109—110.
- — Wimperapparat 2, 109.
- Spirochaeta culicis** n. sp. 9, 100—107.
- — Präparate 9, 103.
- — Vorkommen 9, 106.
- Spirochäten** 11, 363—371.
- — Einfluß von chemischen Reagentien 11, 366—369.
- — Morphologie 11, 364—365.
- — morphologischer Bau d. Zelleibes 9, 25.
- — systematische Stellung 10, 154—155.
- — Teilung 10, 135.
- — undulierende Membran 10, 131—138.
- Spirochätenkörper**, Differenzierung in zwei verschiedene Substanzen 9, 104.

- Sporangien**, Entwicklung des Stieles bei **9**, 175—175.  
 — Entwicklungsgeschichte bei Arcyrien **9**, 170—194.  
 — bei Trichien **9**, 170—194.  
 — Kerne bei Arcyrien **9**, 180—187.  
 — bei Trichien und Arcyrien **9**, 180—187.  
 — Plasma bei Arcyria cinerea **9**, 172—180, 192.  
**Sporangienbildung** eines Myxomyceten aus dem Plasmodium **9**, 171.  
**Sporen** von Ceratomyxa drepanopsettae **14**, 96—97.  
 — bei Encystierung von Nina gracilis **17**, 36—38.  
 — Freiwerden bei Sporomyxa scauri **12**, 121—122.  
 — von Henneguya acerinae **7**, 191.  
 — im Leibe der schwarzen Schabe **14**, 45—47.  
 — von Myxobolus cordis **11**, 281.  
 — — musculi **11**, 285.  
 — — neurobius **6**, 51.  
 — — pfeifferi **11**, 262—268.  
 — von Nosema bombycis **16**, 307—322.  
 — Neuinfektion **16**, 322—326.  
 — von Sporomyxa scauri **12**, 117—122.  
**Sporenbildung** bei Actinocephaliden **17**, 70, 77, 79, 80, 81.  
 — anormale bei Ceratomyxa drepanopsettae **14**, 102—104.  
 — bei Bacillus bütschlii **1**, 319—328.  
 — — sporonema **2**, 434—437, 439—441.  
 — Beziehung zu Conjugation bei Ciliaten **17**, 303.  
 — bei Ceratomyxa drepanopsettae **14**, 74—112.  
 — Entwicklungsstörungen bei Bacillus bütschlii **1**, 334—335.  
**Sporenbau** bei Glugea anomala **16**, 317, 319.  
 — der Gametocyten bei Haemogregarina stepanowi **17**, 346—348.  
 — bei parasitischen Ciliaten **17**, 302.  
 — Morphochemie bei Bacterium anthracis **10**, 247—263.  
 — bei Myxobacterien **5**, 112—116.  
 — der Myxocystidien **18**, 256.  
 — bei Myxosporidien **14**, 74—75, 84, 85, 92, 107, 126.  
 — bei parasitischen Ciliaten **17**, 297—306.  
 — des Parasiten von Ptychodera minuta **20**, 137.  
 — bei Sphaerita DANGEARD von Amoeba limax **17**, 4—6.  
 — bei Sphaeromyxa sabrazesi **9**, 363—369, 372.  
 — — scauri **12**, 117—121.  
 — Untersuchungsmethoden bei Ceratomyxa drepanopsettae **14**, 76—78.  
**Sporenentwicklung** bei Nosema anomalum **4**, 25—30.  
**Sporengröße** bei Myxosporidien **14**, 104—106.  
**Sporenhüllen** bei Sphaeractinomyxon stolci **4**, 289, 290.  
**Sporenkeimung** bei Bacillus bütschlii **1**, 328—330.  
 — — sporonema **2**, 437—439.  
 — bei Bacterien **1**, 330—331.  
**Sporenkern** bei Bacterien **10**, 255.  
**Sporetien** **5**, 141.  
 — bei Mastigella vitrea Suppl. I, 129—132.  
 — bei Mastigina setosa Suppl. I, 144, 147, 149—150.  
**Sporoblasten** bei Gregarinen **1**, 302.  
 — Conjugation bei Clepsidrina ovata **6**, 323—324.  
 — der Mikroklossien in den Puppen und Schmetterlingen der Stictialis **14**, 53—55.  
 — bei Orcheobius herpobdellae **9**, 414—415.  
 — bei Sphaeromyxa sabrazesi **9**, 367.  
 — bei Sporomyxa scauri **12**, 119—120.  
 — Umwandlung in Sporen bei Thelohania chaetogastriis **14**, 126—128.  
**Sporoblastenbildung** bei Clepsidrina ovata **6**, 320—322.  
 — bei Microsporidien **14**, 124—126.  
**Sporoblastenentwicklung** von Microklossien im Darmkanal der Raupe **14**, 51—53.  
 — bei Microsporidien **14**, 124—126.  
**Sporoblastenteilung** bei Ceratomyxa drepanopsettae **14**, 89—90.  
**Sporoblastentanz** bei Hoplorhynchus oligacanthus **17**, 75, 83.  
**Sporocysten** von Adelea zonula **8**, 46—48.  
 — von Aggregata eberthi **12**, 57—58.  
 — Anlage bei Sphaeromyxa sabrazesi **19**, 1—5.  
 — Ausschlüpfen, bei Ophryocystis **8**, 191.  
 — von Adelea mesnili **2**, 9—10.  
 — der Cölom-Monocystidae **16**, 194—205.  
 — — Bau **17**, 195.  
 — — Typen **16**, 195—198.  
 — von Diplocystis major **16**, 201.  
 — von Eimeria subepithelialis **6**, 171—172.  
 — der Gregarine aus Clymenella **16**, 200.  
 — der Gregarinen als klassifikatorisches Merkmal **16**, 202—203.  
 — der Monocystidae aus den Maldaneidae **16**, 200.  
 — aus Phryganea-Larven **16**, 201.  
 — von Ophryocystis **8**, 168—170.  
 — im Syzygium **13**, 161—162.  
 — — Riesen **13**, 162—164.  
 — von Urospora saenuridis KÖLLIKER **16**, 202.

- Sporocysten** von *Zygocystis cometa* F. SHINBERG 16, 202.  
 — Zerstreuung bei *Echinomera hispida* 9, 341.  
**Sporocystenbildung** bei *Aggregata* 11, 124—131.  
 — bei *Angeiocystis audouinii* 16, 135—136.  
 — bei *Clepsidrina ovata* 6, 324—329.  
 — bei *Echinomera hispida* 9, 338—341.  
**Sporocystenentwicklung** bei *Sphaeromyxa* 19, 4.  
 — bei *Stylorhynchus longicollis* 3, 327—328.  
**Sporocystenformen** bei *Actinocephaliden* 17, 69, 83.  
**Sporocystenmembran** bei *Coccidium cuniculi* 2, 37.  
**Sporogonie** 10, 152.  
 — der Blutparasiten 19, 90.  
 — bei *Hämogregarina stepanowi* 20, 280—285.  
 — bei *Merogregarina amaroucii* 15, 236—237, 242.  
 — bei *Orcheobius herpobdellae* 9, 408—418.  
 — bei *Thelohania chaetogastri* 14, 123—128; Anfangsstadien 14, 123—124.  
**Sporoidkörper**, *Microchemie* bei *Bacterium anthracis* 10, 276—279.  
 — *Physiologie* bei *Bacterium anthracis* 10, 279—284.  
**Sporoidkörperbildung**, biologische Bedeutung bei *Bacterium anthracis* 10, 284—299.  
**Sporomyxa** gen., wesentliche Merkmale 12, 128.  
 — *scauri* n. gen. n. sp. 12, 109—130.  
 — Beziehung zu den *Myxophyten* 12, 125.  
 — Beziehung zu den *Myxozoa* 12, 126.  
 — Chromatinkörner 12, 115.  
 — Ernährung 12, 116.  
 — Freiwerden der Sporen 12, 121—122.  
 — Infektion durch Sporen 12, 121—122.  
 — Kernteilung 12, 114, 116.  
 — Sitz 12, 111—112.  
 — Sporen 12, 117—122.  
 — Sporenbildung 12, 117—121.  
 — Sporoblasten 12, 119—120.  
 — systematische Stellung 12, 125—128.  
 — Untersuchungsmethoden 12, 112.  
 — Vegetative Stadien 12, 112—117.  
 — Verteidigung des Wirtstieres 12, 125.  
 — wesentliche Merkmale 12, 128.  
 — Wirkung auf das Wirtstier 12, 122—125.  
 — Zerstörung der Organe d. Wirtstieres 12, 122—124.  
**Sporonten**, Kernentwicklung bei *Aggregata eberthi* 12, 71—82.  
 — bei *Nosema anomalum* 8, 10—14.  
 — bei *Orcheobius herpobdellae* 9, 414.  
**Sporozoen** 1, 183; 18, 244—259.  
 — der Anneliden 16, 107—142.  
 — bei *Aporia crataegi* 14, 60—63.  
 — bei Insekten 14, 1—66.  
 — Färbemethoden 14, 5—9.  
 — Konservierungsmethoden 14, 4—5.  
 — Material 14, 3—4.  
 — neue 14, 1—66.  
 — Untersuchungsmethoden 14, 4—9.  
 — bei *Mamestra oleracea* 14, 57—60.  
 — parasitische von *Embia solieri* RAMBUR 3, 358—366.  
 — bei *Plasmodium* 10, 142.  
**Sporozoiten** von *Adelea zonula* 8, 19—23.  
 — von *Aggregata eberthi* 12, 58—59.  
 — von *Barrouxia*, Bewegung 18, 13—15.  
 — der Gregarinen 4, 90—98.  
 — von *Haemogregarina stepanowi* 20, 285—291.  
 — im Egel 20, 291—296.  
 — Struktur 18, 334.  
 — Kernstruktur bei Gregarinen 4, 94—96.  
 — von *Ophryocystis* 8, 169.  
 — von *Orcheobius herpobdellae* 9, 416—417.  
 — von *Plasmodium praecox* in *Stegomyia fasciata*, in den Speicheldrüsen 13, 61—63.  
 — Übertragung von *Plasmodium praecox* bei *Stegomyia fasciata* 13, 62—64.  
 — Wanderung bei *Aggregata eberthi* 12, 59—60.  
 — Wirkung des Pankreassaftes bei *Coccidium cuniculi* 2, 61, 68.  
**Sporozoitenbildung** im *Syzygium* 13, 164.  
**Sporozoitenentwicklung** von *Echinomera hispida* 9, 300—304.  
**Sporozoitstadium** bei *Monocystideen* des Regenwurmes 3, 110.  
**Sporulation** von *Coccidium cuniculi* 2, 16—46.  
 — Bedingungen 2, 39—46.  
 — Vorgänge 2, 23—39.  
**Sporulationsfähige Cysten** von *Coccidium cuniculi* 2, 18—22.  
**Sporulationsformen** von *Polycaryum laeve* 2, 357—360.  
 — bei Schizogonie von *Babesia canis* 8, 302—304.  
**Stacheln** bei *Mastigamoeba pilosa* 9, 116, 120—121.  
 — antapicale, bei *Peridinium steini* 16, 32—33.  
 — bei *Podolampas* 16, 58—59.  
**Stadien**, ausgewachsenes, von *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 278.

- Stadien** des Eindringens von *Lankesterella* in die Froschblutkörperchen **16**, 191.  
 — der Encystierung bei *Nina gracilis* **17**, 40—67.  
 — in der Entwicklung von parasitischen Crithridien der Tabaniden **15**, 338—348.  
 — Haupt- in der Phylogenie der Sexe bei *Chilodon uncinatus* **12**, 261—262.  
 — intracelluläre, bei Mehlwurmgregarinen **19**, 108—110.  
 — von *Polycaryum laeve* **2**, 352—356.  
 — vielkernige, des erwachsenen Individuums bei Radiolarien **19**, 147.  
**Stammbaum** der Microsporidien **16**, 346.  
**Stärkekörner** bei *Amoeba blattae* BÜTSCHLI **6**, 15—16.  
**Statik** des Coelographidenskelets **9**, 139—169.  
**Stegomyia fasciata**, "Blackspores" in **13**, 59—60.  
 — — Cystenentwicklung im Magen **13**, 53—59.  
 — — Cystenzahl **13**, 58.  
 — — Gametencopulation **13**, 44—45.  
 — — Material **13**, 26.  
 — — Microgametenentwicklung **13**, 40—49.  
 — — Ookinetenbildung im Magen **13**, 49—53.  
 — — Ross'sche Körper **13**, 59—60.  
 — — Sporoziten in Speicheldrüsen **13**, 61—63.  
 — — Übertragung in die Speicheldrüsen **13**, 62—64.  
 — — von *Plasmodium praecox* **13**, 23—69.  
 — — Untersuchungsmethoden **13**, 26—36.  
 — — Verhalten des infizierten Vogelblutes **13**, 36—40.  
**Stegomyien**, Historisches über Entwicklungsstadien ihrer Parasiten **13**, 24—25.  
*Steinina ovalis* F. STEIN **4**, 352—354.  
**Stenophora** **4**, 361—379.  
 — gen., systematische Übersicht **4**, 362—363.  
 — *aculeata* n. sp. **4**, 368—370.  
 — *chordeumae* n. sp. **4**, 372—375.  
 — *juli* (FRANTZIUS) SCHNEIDER **4**, 363—368.  
 — Chromidialapparat **10**, 425—430.  
 — *polyxeni* LÉGER et DUBOSCQ **4**, 370—371.  
 — *producta* n. sp. **4**, 375—377.  
 — *silene* n. sp. **4**, 371—372.  
**Stenophoriden**, Entwicklung **4**, 360—379.  
 — Geschlechtsverhältnisse **17**, 31.  
 — Merkmale **4**, 361.  
**Stentor** gen., Myonemsystem **8**, 2—14.  
 — *coeruleus* **3**, 44; **6**, 68—70; **9**, 137—138.  
 — — Abschnitte **6**, 69.  
**Stentor** gen., Basallamellen **8**, 11—14.  
 — — Regeneration **3**, 49—57.  
 — — Kernverhältnisse **3**, 50—57.  
 — — EHRENBERG **8**, 1—16.  
 — — Untersuchungsmethoden **8**, 1—2.  
 — *okeni* **2**, 105—109.  
 — — Wimperapparat **2**, 105.  
 — *roeseli* EHRENBERG **8**, 1—16.  
**Stentoren**, Färbung **2**, 307.  
 — — Giftwirkung **2**, 310—319.  
 — — Membranellen **2**, 320—322.  
 — — nervöse Organellen **2**, 306, 310, 320.  
 — — Präparate **2**, 307—308.  
 — — Pigment **3**, 48.  
 — — Wirkung von Erschütterung **2**, 31—316.  
**Stercome** bei *Peneroplis pertusus* **10**, 55—57.  
**Stiel** bei *Campanella umbellaria* **7**, 92—95.  
 — bei Choanoflagellaten **16**, 173—174.  
 — bei *Epistylis plicatilis* **7**, 181—184.  
 — der Tintinnodeen **18**, 165—169.  
 — bei *Vorticella monilata* **7**, 407—408.  
**Stigmata** der Eutreptien **3**, 129—130.  
**Stirn** des Tintinnodeenweichkörpers **18**, 150—152.  
**Stomatophora coronata** n. gen. **10**, 218—246.  
 — — Biologisches **10**, 221—223.  
 — — Cytologisches **10**, 223—240.  
 — — Kernreorganisation **10**, 226, 235, 242.  
 — — Merkmale **10**, 220—221, 241.  
 — — Morphologischen **10**, 218—221.  
 — — vegetative Vorgänge im Kern **10**, 223—240, 241; im Plasma **10**, 223—240, 241.  
 — — Wachstumsperioden **10**, 223—242.  
**Strahlungserscheinungen** bei *Didinium nasutum* **7**, 246—247.  
**Streifen**, intercalare, bei *Peridinium steini* JÖRGENSEN **16**, 30—31.  
 — — bei *Podolampas* **16**, 56.  
**Struktur** von *Acanthometron pellucidum* **16**, 211—214.  
 — von *Amoeba proteus* **6**, 28.  
 — von *Ancystropodium maupasi* **13**, 124.  
 — von *Anoplophrya paranaidis* **16**, 81—103.  
 — von *Bacillus maximus buccalis* **10**, 197.  
 — der Bakterien **16**, 65.  
 — der endosporen Bacillen **19**, 6—17.  
 — der Gehäuse von *Arcella* **8**, 96—99.  
 — — bei den Süßwasserrhizopoden **8**, 95—111.  
 — der Großkerne bei *Loxodes rostrum* **20**, 84—85.  
 — von *Herpetomonas lygaei* **13**, 4.  
 — der Hüllen des Tintinnodeengehäuses **18**, 136—143, 182.  
 — des Kerns der Protozoen **18**, 42—44.  
 — der Kleinkerne bei *Loxodes rostrum* **20**, 85.

- Struktur** von *Lymphocystis johnstonei* **14**, 338—343.  
 — des Macronucleus bei *Anoplophrya paranaidis* **16**, 91—96.  
 — der Myoneme der Gattung *Stentor* **8**, 4, 7.  
 — des Protoplasmas **20**, 201—204.  
 — der Sporozoit von *Haemogregarina stepanowi* **17**, 334.  
 — von Trypanosomen **5**, 40—77;  
 — basale, bei Cilien **6**, 93—101.  
 — feinere, des Gehäuses der Tintinniden **15**, 106—111.  
 — innere, von *Allogromia ovoidea* **14**, 401—402.  
 — innere, der Gregarinen des Mehlwurmdarms **Suppl. I**, 205—210.  
 — von *Micrococcus butyricus* **19**, 136.  
 — spiralige, der Cilien **6**, 76.  
 s. auch Bau und Morphologie.
- Strukturveränderungen** des *Bacillus bütschlii* beim Absterben **1**, 333—334.
- Strukturverhältnisse** von *Bacterium gammari* VEJDOWSKY **8**, 259—280.
- Stubenfliegenparasit** **13**, 19—22.
- Stylonychia** EHRENBURG **2**, 111—113.  
 — — Wimperapparat **2**, 111.  
 — mytilus, Lebenskurve **Suppl. I**, Fig. zu 47, 59, 60.  
 — Zählkultur **Suppl. I**, 45—52.
- Stylonychienkulturen**, anatomisches Bild bei der Vermehrung **Suppl. I**, 53—56.  
 — Conjugation **Suppl. I**, 56, 60.  
 — Depressionszustand **Suppl. I**, 47—56, 59.
- Stylorhynchiden**, Geschlechtsverhältnisse **18**, 30.
- Stylorhynchus**, Bewegung der Spermatozoiden **3**, 320—321.  
 — Chromidialapparat **10**, 430—432.  
 — Copulationen **3**, 322—323.  
 — Cytologisches über die birnenförmigen Spermatozoiden **3**, 335—336.  
 — — über die Copula **3**, 340—342.  
 — — über den Geschlechtsgang **3**, 328—345.  
 — — über die unfruchtbaren Spermatozoiden **3**, 338, 353.  
 — Degeneration der unfruchtbaren Gameten **3**, 324—326.  
 — — der unfruchtbaren Spermatozoiden **3**, 339.  
 — Entwicklung **4**, 336—351.  
 — — der Copulae **3**, 344—345.  
 — — der unfruchtbaren Spermatozoiden **3**, 337.  
 — Entwicklungsstadien.  
 — geschlechtliche Differenzierung **3**, 318.  
 — — Vermehrung **3**, 303—359  
 — — Vermischung **3**, 322.  
 — — Vorgänge **3**, 307—345.
- Stylorhynchus** Kernvermehrung **3**, 316, 328—332.  
 — Material **3**, 307—308.  
 — Ovogenese **3**, 318, 332, 349.  
 — pathologische Veränderungen des Geschlechtsgangs **3**, 327.  
 — Perlenstadium **3**, 317.  
 — Polygamie **3**, 342—344.  
 — Spermatogenese **3**, 318—319, 333, 349.  
 — Spermatozoidenarten **3**, 319—320, 352.  
 — Sporocystenentwicklung **3**, 327—328.  
 — Untersuchungsmethoden bei geschlechtlichen Vorgängen **3**, 308—312.  
 — longicollis F. STEIN **4**, 336—344.  
 — — im Darmepithel **4**, 342—344.  
 — oblongatus HAMMERSCHMIDT **4**, 344—350.
- Stylosphäriden** **10**, 119—123.
- Suctorien** **1**, 189, 372—374.  
 — Tentakeln **4**, 83—85.
- Süßwasserrhizopoden** **3**, 391—422; **8**, 86—94, 112—119.  
 — chemische Reaktionen an Gehäusen **8**, 110.  
 — Chitin in Gehäusen **8**, 107.  
 — Encystierung **8**, 116—119.  
 — gehäusetragende **8**, 86—94.  
 — Kernmembran **8**, 115.  
 — Struktur der Gehäuse **8**, 95—111.  
 — Verbreitung **8**, 113—114.
- Symbiontisches** Verhältnis der Commensalen zu Foraminiferen **10**, 77—81.
- Synchytrium anemones** WORONIN **5**, 222—225.
- Synetyienbildung** bei *Sarcina lutea* **19**, 142.
- Syphilisforschung**, Atlas der ätiologischen und experimentellen **11**, 388—389.
- Syracosphaera** n. gen. **1**, 133—135.
- Syracosphaerina** **1**, 127—135.
- System** der Coccolithophoriden **1**, 127—143.  
 — der Flagellaten **19**, 24—25.  
 — der Microsporidien **16**, 340—342.  
 — der parasitischen Infusorien des Wiederkäuermagens **19**, 43.  
 — der Protozoen **1**, 169—192; **10**, 139—158; nach HARTMANN **10**, 156—157.  
 — der Thalamophoren **9**, 51.  
 — der Trypanosomen-Arten **1**, 347—351.  
 — natürliches, der Binucleaten **19**, 102—103.  
 — — der Protozoen **1**, 170.
- Systemübersicht** der Protozoen **1**, 190—191; **10**, 139—158.
- Systematik** der Acanthometriden **7**, 347—382.  
 — der Actinomyxiden **6**, 296—298.  
 — der Aggregata **11**, 143—147.  
 — der Amphilonchidae **7**, 379.  
 — von *Anoplophrya paranaidis* **16**, 81—103.  
 — der Blutprotozoen **19**, 81—106.

**Systematik** der Challengeriden 7, 282—289.  
 — der Coccidien der Cephalopoden 2, 190, —194.  
 — der Hämogregarinen 18, 190—192.  
   s. auch Klassifikation und Phylogenie.  
**Systematische** Bemerkungen über *Chilodon uncinatus* 12, 217.  
 — Beziehung zwischen Coelodendriden und Coelographiden 9, 157, 158.  
 — Stellung der Acantharia 16, 234.  
 — — der Aggregata 11, 141—143.  
 — — von *Angeiocystis audouinii* 16, 136—137.  
 — — der Bakterien 11, 385; 12, 37.  
 — — von *Barrouxia* 18, 35.  
 — — von *Boveria* 3, 36.  
 — Stellung von *Ceratomyxa drepanopsettae* 14, 107.  
 — — von *Chlamydoxa montana* 4, 332.  
 — — von Chromidina 5, 242.  
 — — von *Clypeolina marginata* 8, 84.  
 — der Coccolithophoriden 1, 124—127.  
 — von *Copromonas major* n. sp. 15, 305.  
 — — von *Crithidia melophagia* 12, 152.  
 — der crithidiaartigen Flagellaten 19, 97.  
 — — von *Cystobia chiridotae* 7, 121—122.  
 — — von *Doliocystis elongata* 16, 122—123.  
 — — von *Dunaliella salina* 6, 113.  
 — — von Embiidae 3, 365.  
 — — von *Euglena quartana* 3, 103.  
 — der *Eutreptia* des Canale grande von Triest 3, 136.  
 — — von *Haemogregarina* sp. der japanischen Schildkröte 18, 272.  
 — — der Hefe 2, 337; 11, 385.  
 — — von *Herpetomonas lygaei* 13, 11—12.  
 — — von *Hyalodiscus rubicundus* 9, 98.  
 — — von *Kalpidorhynchus arenicolae* 10, 210.  
 — — der Malariaplasmodien 16, 274—276.  
 — — von *Mastigospora murmanica* 18, 132—133.  
 — — der Mehlwurmgregarinen 1, 384—387.  
 — — von *Merogregarina amaroucii* 15, 239—241, 242.  
 — — der Myxobakterien 5, 120—121.  
 — — der Myxosporidien 11, 272—273.  
 — — der Opaliniden Suppl. I, 34—35.  
 — — des Parasiten von *Colpoda cucullus* 18, 277.  
 — — der parasitischen Infusorien der Cephalopoden 5, 242, 247.  
 — — von *Plasmodium brasilianum* 16, 274—276.

**Systematische** Stellung von *Plasmodium kochi* 16, 274—276.  
 — — des Polycaryum gen. 2, 361.  
 — — der Rhizomastiginen Suppl. I, 160.  
 — — des Sarcosporidiengiftes 20, 123.  
 — — der Schimmelpilze 11, 385.  
 — — von *Sphaerita* gen. 17, 6—10.  
 — — der Spirochäten 10, 154—155.  
 — — von *Sporomyxa scauri* 12, 125—128.  
 — — von *Tetratrichomonas prowazeki* 19, 233.  
 — — der Tintinniden 15, 200—203.  
 — — der Tintinnodeen 18, 181.  
 — — von *Trachelocerca phoenicopterus* 13, 108.  
 — — von *Trypanoplasma* 1, 353.  
 — — von *Trypanosoma* 1, 353.  
 — — von *Wagnerella borealis* 17, 194—195.  
 — Übersicht der Gattung *Stenophora* 4, 362—363.  
 — Zusammenstellung der recenten *Reticulosa* 3, 181—294.  
   s. auch Phylogenie.  
**Systematisches** über Acanthometriden 5, 345—349.  
 — über *Doliocystis* sp. 16, 119—121.  
 — über Mastigamöben Suppl. I, 152—162.  
 — über *Mastigella vitrea* Suppl. I, 156—157.  
 — über *Mastigina setosa* Suppl. I, 164—166.  
**Syzygiten**, besonderer Teilungsmodus bei d. Kernvermehrung 13, 148—150.  
 — Verhalten bis zur Gametenbildung bei *Echinomera hispida* 9, 324—226.  
**Syzygium**, erste Teilungsfiguren 13, 141—145.  
 — Gameten 13, 150—159.  
 — Gameten copulation 13, 155—159.  
 — Kernteilungen 13, 141—165.  
 — — letzte 13, 150—159.  
 — Riesensporocysten 13, 162—164.  
 — Sporocyste 13, 161—162.  
 — Sporozoitenbildung 13, 164.  
 — Zygote 13, 159—161.  
**Syzygiumbildung** bei *Clepsidrina ovata* 6, 312—314.

## T.

**Tabanidenflagellaten**, Natur 15, 353—357.  
**Tabelle** über Acanthometridenmaterial aus dem indischen und atlantischen Ozean 7, 384, 386—387.  
 — zur Bestimmung des gen. *Balantidium* 3, 157.  
 — — des gen. *Nyctotherus* 3, 149.  
 — — des gen. *Opalina* 3, 172.

**Tabelle** über Chromidienkernapparat 12, 208.

- über Gametenlänge bei *Chilodon uncinatus* 12, 237.
- über Größenverhältnisse der geschlechtslosen Tiere und Macrogameten bei *Opercularia coarctata* 9, 226.
- über homogamische Correlation bei *Chilodon* 12, 253.
- über Kernzahl bei Tintinniden 15, 161.
- über Kernverhältnisse bei *Loxodes rostrum* 8, 357—359.
- der Nomenklatur der sexuellen Vorgänge der Protisten 14, 270.
- s. auch Bestimmungstabelle.

**Taeniocystis** LÉGER 7, 329.

- *mira* LÉGER 7, 307—329.
- — Aufenthalt 7, 309—310.
- — ausgewachsene 7, 311—313.
- — Charakteristik 7, 320—329.
- — Entwicklung 7, 315—326.
- — Entwicklungsgang 7, 310.
- — Historisches 7, 308.
- — Vielwandigkeit 7, 322—325.

**Tastborste** der Infusorien 2, 124—125.**Teilung** der Acanthometriden 5, 339—345.

- bei *Amoeba* sp. **Suppl. I**, 182—184.
- — *blattae* 16, 164.
- — *muris*, Vermehrung **Suppl. I**, 174.
- bei *Bacillus bütschlii* 1, 317—319.
- bei *Chilodon uncinatus*, erste bis dritte 12, 220—227.
- des Befruchtungskernes bei *Chilodon* 12, 227—228, 270.
- der Chromosomen bei *Chilodon* 12, 222—224, 225.
- bei *Crithidia gerridis* 12, 135.
- bei *Dunaliella* 6, 120—123.
- bei *Entamoeba blattae* 20, 150—151.
- bei *Euglena quartana* 3, 99—101.
- der Gregarine aus dem Darm von *Amphiporus* 16, 74—77.
- bei *Gymnodinium fucorum* 11, 354—355.
- — *anormale* 11, 355—356.
- bei *Haemogregarina* sp. von *Clemmys japonicus* 18, 262.
- bei *Lieberkühnia paludosa* 8, 244.
- — *wagneri* 8, 257.
- bei *Loxodes rostrum* 8, 363—367.
- bei *Opalina* 13, 239—242.
- — *intestinalis* 4, 55—57.
- bei *Opercularia coarctata* 9, 223—225.
- bei *Paramaecium bursaria*, erste bis dritte 4, 209—225.
- der Protozooenzelle **Suppl. I**, 61.
- bei *Spirochäten* 10, 135.
- bei *Tintinnidium inquilinum* 11, 240.
- bei *Trachelius ovum* 2, 465—468.
- bei *Wagnerella borealis* 17, 141.
- des Geschlechtskerns bei *Didinium nasutum* 7, 238—242.

**Teilung** der Kerne bei Tintinnodeen 18, 176—180, 182.

- der Kleinkerne bei *Aulacantha scolymantha* 14, 185—186.
  - direkte, bei den Parasiten von *Periplaneta orientalis* 11, 377.
  - künstliche, bei *Amoeba terricola* 17, 243—246.
  - Längs-, bei *Crithidia gerridis* 12, 137.
  - — bei *Trichomonas intestinalis* **Suppl. I**, 187—188.
  - — bei *Trypanoplasma heliciis* 14, 384—391.
  - letzte, vor der Kernverschmelzung bei *Opercularia coarctata* 9, 239—241.
  - — bis zum normalen Zustand bei *Opercularia coarctata* 9, 243—246.
  - mitotische bei *Actinophrys sol* 12, 292—294, 310.
  - — des Amöboids von *Ceratomyxa drepanopsettae* 14, 78.
  - — bei *Hoplorhynchus oligacanthus* 17, 76—77.
  - multiple bei *Amoeba vespertilio* **Suppl. I**, 279—281.
  - sexuelle, bei Infusorien 12, 214.
  - im vegetativen Zustande des *Bacillus sporonema* 2, 432—433.
  - vegetative bei *Euglena sanguinea* 20, 51—52.
- Teilungsapparat** des Caryosoms 10, 312—313.
- Teilungscentren** im Kern der Protozoen 2, 224—225.
- außerhalb des Kerns der Protozoen 2, 225—228.
  - s. auch Centriol, Centrosom, Caryosom.
- Teilungscysten** von *Mycoterothrix tuamotuensis* 20, 233—234.
- Teilungsebenen** des Körpers. bei *Opalina* 13, 259.
- des Kernes bei *Opalina* 13, 259.
- Teilungserscheinungen** bei Choanoflagellaten 16, 183.
- bei wiederholter Teilung bei *Aulacantha scolymantha* 14, 229.
- Teilungsfiguren**, im Syzygium 13, 141—145.
- Teilungsproblem** der Protozoen 20, 207—218.
- Teilungsprozesse**, letzte, bei *Aulacantha scolymantha* 14, 152—153, 164, 178.
- Teilungsspindel** bei *Clepsidrina ovata* 6, 315—318.
- Teilungsversuche** bei *Pelomyxa palustris* 8, 129—131.
- Teilungsvorgang** bei Amöben **Suppl. I**, 278—279.
- der Infusorienzellen 20, 210—218.
  - bei *Micrococcus butyricus* 19, 137—140.

- Teilungsvorgang** des Nebenkernes bei  
*Didinium nasutum* 7, 233—236.  
 — bei Trypanosomen 5, 6, 65—68.  
 — bei Trypanosomenkulturen 19, 223—226.
- Teilungszustände** bei *Aulacantha scolymantha*, amitotische 179—181, 222.  
 — — mitotische, 14, 179—181, 222, 233.
- Teloblastenbildung** bei Microklossien 14, 43—45.
- Telosporidien** 1, 183.  
 — Ordnungen 1, 184.  
 — Phylogenie 10, 144.  
 — bei Plasmodromen 10, 142, 145.
- Temperatureinwirkungen** bei *Trypanosoma balbianii* 7, 138.
- Tenebrio molitor**, Darm der Larve 4, 355—357.  
 — — Gregarinen im Larvendarm 19, 107—118.
- Tentakeln** der Suctorien 6, 83—85.
- Tentakelartige** Gebilde des Tintinnodeenweichkörpers 18, 158—160, 182.
- Tetrastropocystidae** 16, 137.
- Tetratrichomonas prowazeki**, Morphologie 19, 233.  
 — Präparat 19, 232.  
 — — systematische Stellung 19, 233.
- Thalamophoren** 10, 1—113.  
 — Chromidialnetz 5, 130—135.  
 — Entwicklungsprozeß 9, 39—42.  
 — Material 9, 37.  
 — Phylogenese 9, 33—52.  
 — Literatur über Phylogenie 9, 33—37.  
 — Stammbaum 9, 34, 35, 50.  
 — System 9, 51.
- Thalassicolla**, Anisosporen 6, 251—257.  
 — Isosporen 6, 251—257.  
 — — Vielkernbildung bei Entstehung 6, 257—259.  
 — — Arten, Bau 6, 246—251; 8, 145.  
 — — gelatinosa n. sp. 6, 247.  
 — — nucleata HUXLEY 6, 247.  
 — — spumida HAECKEL 6, 248.
- Thalassophysa** HAECKEL 1, 64—66.  
 — Bau bei vegetativen Zuständen 1, 59—67.  
 — Fortpflanzung 1, 68—78; 14, 250.  
 — Plasma 1, 61—62.  
 — polyzoer Zustand 1, 73—78.  
 — Arten, Kern 1, 60.  
 — — Unterschiede 1, 63.
- Thalassophysiden**, Bau 1, 59—67.
- Thalassopila** HAECKEL 1, 66.
- Thelohania chaetogastris** 14, 119—133.  
 — — Beziehung zwischen Parasit und Wirtsgewebe 14, 128—130.  
 — — Einschlüsse in Bindegewebszellen 14, 131.  
 — — Material 14, 119.  
 — — Schizogonie 14, 121—122.
- Thelohania chaetogastris**, Sporoblasten-  
 umwandlung in Sporen 14, 126—128.  
 — — Sporogonie 14, 123—128.  
 — — — Anfangsstadien 14, 123—124.  
 — — Untersuchungsmethoden 14, 120.
- Tholospyriden** 10, 123.
- Tineola biseliella**-Parasit 2, 1—12.
- Tintinniden**, Absterben 15, 190.  
 — Begleitkämme 15, 141—147.  
 — Bewegung 15, 187—188.  
 — Biologie 15, 93—226.  
 — Cilien 15, 149—151.  
 — Cilienarbeit 15, 183—184.  
 — Conjugation 15, 179—182.  
 — contractile Vacuolen 15, 165—167, 170.  
 — Deckplättchen 15, 141—147.  
 — Gehäuse 15, 101—126.  
 — Kernapparat 15, 157—158.  
 — Klassifizierung 15, 203—205.  
 — Macronucleizahl 15, 158—164, 170.  
 — Myoneme 15, 153—156.  
 — Nahrung 15, 183.  
 — Organisation 15, 93—226.  
 — Pectinellen des Peristoms 15, 136—139.  
 — der Pectinellen, Tätigkeit 15, 184—187.  
 — Pellicula 15, 149.  
 — Peristom, Entwicklung 15, 174—179.  
 — — Feld 15, 134—141, 168—169.  
 — — Teilung 15, 171—174.  
 — Plasma 15, 152—169.  
 — Plasmaleib, Anatomie 15, 126—170.  
 — — Morphologie 15, 126—170.  
 — — systematische Stellung 15, 200—203.  
 — Tabelle über Kernzahl 15, 161.  
 — Untersuchungsmethode 15, 96—100.  
 — verwandtschaftliche Beziehungen 15, 200—203.  
 — Vorkommen 15, 191—192.  
 — Wirkung verschiedener Reize 15, 188—190.  
 — Zahnlamellen 15, 139—141, 145—146.  
 — zeitliches Erscheinen 15, 192—197.  
 — des Quarnero und Quarnerolo 15, 198.  
 — des Golfes von Neapel 15, 199—200.
- Tintinnidengehäuse**, chemische Beschaffenheit 15, 111—119.  
 — Entwicklung 15, 119—121.  
 — feinere Struktur 15, 106—111.  
 — Form 15, 101—105.  
 — Größe 15, 127—134.  
 — Schließklappe 15, 121—123.  
 — Wachstum 15, 123—126.
- Tintinnidium inquilinum** 11, 225—251.  
 — — Beziehungen zu Vorticelliden 11, 241—250.  
 — — Biologisches 11, 240—250.  
 — — Entwicklung 11, 241.  
 — — Morphologisches 11, 230—237.  
 — — Literatur 11, 225—228.  
 — — Teilung 11, 240.

**Tintinnodeen**, Bestimmungstabelle der Gattungen 18, 184.

- Borsten 18, 164—165, 182.
- Contractile Vacuole 18, 170, 182.
- Fortpflanzung 18, 172—188, 183.
- Gehäuse 18, 136—146.
- Kerne 18, 170—172, 182.
- Kerne während der Teilung 18, 176—180, 182.
- Klettercirren 18, 164—165, 182.
- Körperwimperung 18, 160—164, 182.
- Stiel 18, 165—169.
- systematische Stellung 18, 181.
- Vermehrung durch Teilung 18, 172—176, 182.
- Weichkörper 18, 146—172, 182.

**Tintinnodeengehäuse**, Hülisen, Bildung 18, 143—146, 182.

- — Struktur 18, 136—143, 182.

**Tintinnodeenweichkörper** 18, 134—189.

- adorale Membranellenspirale 18, 152—158, 182.
- birn- oder kolbenförmige Gebilde 18, 160, 182.
- tentakelartige Gebilde 18, 158—160, 182.
- Peristom 18, 146—152, 182.
- Peristomsaum 18, 146—150.
- Stirn 18, 150—152.

**Tochterkerne**, Rekonstruktion bei *Ceratum tripos* 20, 15, 16.**Tracheaten**, Darmepithel 4, 335—383.**Trachelius ovum** 2, 445—474.

- — Bau 2, 451—453.
- — innerer Bau 2, 453—465.
- — Biologisches 2, 450—451.
- — Conjugation 2, 471.
- — contractile Vacuolen 2, 457.
- — Körnchen 2, 455.
- — Literatur 2, 446—448.
- — Macronucleus 2, 458—459.
- — Material 2, 449.
- — Mund 2, 460—461.
- — Pellicula 2, 453.
- — Regeneration 2, 468—471.
- — Schlund 2, 462.
- — Teilung 2, 465—468.
- — Untersuchungsmethoden 2, 448—449.

**Tracheloerca phoenicopterus** COHN 3, 70—111.

- — Anatomisches 13, 73—77.
- — Biologisches 13, 71—73.
- — Conjugationsvorgang 13, 90—96.
- — Entwicklungscyclus 13, 104—107.
- — Kerne 13, 79—92.
- — Kernkristalle 13, 96—98.
- — Kernteilung 13, 81, 85.
- — Längsfalte 13, 75—76.
- — Literatur 13, 71.
- — Myofibrillen 13, 77—78.

**Tracheloerca phoenicopterus**, systematische Stellung 13, 108.

- — Vermehrung 13, 82—94.
- — Formen 13, 79—87, 98—103.

**Trepomonas agilis** DUJARDIN 3, 94—96.**Trichien**, Entwicklungsgeschichte der

- Sporangien 9, 170—194.
- Glashülle 9, 176—180.
- Kerne der Sporangien 9, 180—187.

**Trichocysten** 6, 101—106.

- von *Frontonia leucas* 6, 104—105.
- von Infusorien 6, 61—110.
- von *Paramaecium caudatum* 6, 102—104.

- bei Paramaecien, Bau 5, 78—91.

- — Entwicklung 5, 78—91.

- — Explosion 5, 85, 87.

**Trichocystenform** von *Frontonia leucas* 6, 105.

- von *Paramaecium caudatum* 6, 102—104.

**Trichomonaden** des Menschen 18, 115—127.**Trichomonas** gen. 19, 234.

- sp. 19, 236—237.
- Verhältnis zu *Tetratrichomonas* 19, 233—234.
- hominis 1, 166—168.
- intestinalis 12, 4—6; 18, 118—122; Suppl. I, 184—190.

- — Autogamie 18, 120—126.

- — Caryosom 18, 118.

- — Encystierung 18, 118—120.

- — Entwicklungscyclus 18, 121—122.

- — Längsteilung Suppl. I, 187—188.

- — Literatur 18, 115—118.

- — Mitose 18, 118.

- — Morphologisches Suppl. I, 185.

- — Reduktionsteilung 18, 120.

- — Vermehrung Suppl. I, 187—190.

- — des Frosches, Cysten 18, 116.

- — des Meerschweinchens 18, 115, 118—122.

- — des Menschen 18, 118—122.

- — der Ratte 18, 116.

- — Cysten 18, 116.

- (Trichomastix) orthopterum n. sp. 19, 235—236.

- — prowazeki ALEXEIEFF 19, 232—234.

- — vaginalis 18, 115—127.

- — Caryosom 18, 123.

- — Entwicklung 18, 123—125.

- — Formen 18, 122—123, 125.

- — Literatur 18, 117.

- — Protoplasma 18, 123.

- — des Menschen 18, 122—125.

- — — Entwicklung 18, 123—125.

- — — Morphologisches 18, 122—123.

**Tri cystideen** 4, 148—155.**Tri cystiden**, Epimerit 4, 149—155.

- Trichorhynchus** tuamutuensis, Anatomisches 20, 226—232.  
 — — Historisches 20, 223—226.
- Trinema** complanatum PENARD 2, 271; 17, 265.  
 — — enchelys EHRENBERG 17, 265.  
 — — sp. 2, 271.  
 — — lineare PENARD 17, 265.  
 — — 2, 272.
- Tripyleen**, Chromidienfrage 14, 242—247.  
 — Fortpflanzung 14, 134—263.  
 — polycystiner Zustand 14, 225.  
 — Skelettbildung bei Fortpflanzung 14, 217—220.  
 — Umgestaltung der Galea 9, 145—151.  
 — der „Valdivia“-Ausbeute 8, 52—65.
- Tripyleenarten**, dicystine 14, 227—228.  
 — skelettführende, Jugendstadien 14, 204—213.  
 — Phaeodiniden 14, 204—213.  
 — zweikapselige 14, 227—228.
- Tripylee** Radiolarien, Erscheinungen fettiger Degeneration 16, 1—24.
- Tritoblasten** bei Microklossien 14, 41—42.
- Trophochromatinumwandlung** bei weiblichen *Aggregata légeri* 11, 28—35.
- Trophonucleus** bei Trypanosomen 15, 268.
- Trophozoit** von *Angeiocystis audouinii* 16, 126—128.  
 — von *Merogregarina amaroucii*, intracellulärer 15, 233—234, 242.  
 — — extracellulärer 15, 231—233, 241.  
 — von *Kalpidorhynchus arenicolae* 10, 200—202.
- Trophozoitkern** von *Angeiocystis audouinii* 16, 127, 128.
- Tropicaufleckung** bei *Plasmodium kochi* 16, 254.
- Tropicaparasit**, Kernverhältnisse 16, 269—270.
- Trypanoplasmen** 1, 351—352; 14, 365—368.  
 — Artbestimmung 7, 70.  
 — Ätiologie der Rezidive 7, 12—15.  
 — nach der Copulation 7, 49—66.  
 — Gametencopulation 7, 43—49.  
 — Infektion der *Piscicolacocons* 7, 6—7.  
 — Kern in den Entwicklungsstadien 7, 62—65.  
 — Kernstruktur 7, 24—27.  
 — Krankheitserscheinungen des infizierten Egels 7, 66—68.  
 — — infizierter Karpfen 7, 15—18.  
 — Morphologie 7, 20—24.  
 — Übertragung auf Fische durch infizierte Egel 7, 68—70.  
 — systematische Stellung 1, 353.  
 — Zellteilung 14, 390—391.
- Trypanoplasma** borreli, LAVERAN et MESNIL 1, 490—492.  
 — — Entwicklungsstadien im Fisch 7, 27—43.  
 — — Generationswechsel 7, 1—74.  
 — — Material 7, 3.  
 — — Überträger 7, 4—6, 71.  
 — — Untersuchungsmethoden 7, 4.  
 — — Wirtswechsel 7, 1—74.  
 — — cyprini n. sp. 3, 175—180.  
 — — Bau 3, 176.  
 — — Kernverhältnisse 3, 177—178.  
 — — Präparate 3, 176—177.  
 — — heliciis, Bau 14, 363—395.  
 — — Bewegungsorgane 14, 372—377.  
 — — Bewegungsphysiologie 14, 376—377.  
 — — Bildung der neuen Geißeln 14, 389—390.  
 — — Blepharoplast 14, 372—374.  
 — — Formen mit Blepharoplast 14, 379—380.  
 — — Blepharoplast, Teilung 14, 384—385.  
 — — Cytoplasma 14, 370—372.  
 — — Formen, geißellose 14, 381—382.  
 — — — mit rückgebildetem Kern 14, 382—384.  
 — — — verschiedene 14, 379—384.  
 — — Geißeln 14, 375.  
 — — Kernstruktur 14, 378—379.  
 — — Kernteilung 14, 386—389.  
 — — Längsteilung 14, 384—391.  
 — — Lebensweise 14, 369—370.  
 — — Material 14, 364.  
 — — Morphologie 14, 370—392.  
 — — Naturgeschichte 14, 363—395.  
 — — Nomenklatur 14, 368.  
 — — Übertragung 14, 391—394.  
 — — undulierende Membran 14, 376.  
 — — Untersuchungsmethoden 14, 364—366.  
 — der Fische, geschlechtlich differenzierte Formen 9, 29.  
 — in Fischen, Verbreitung 7, 11—12.  
 — — LAVERAN et MESNIL 1, 489—492.
- Trypanophis** grobbeni 3, 367—375.  
 — — Beziehungen zu Trypanosomen 3, 374.
- Trypanosoma** balbianii (CARTER) 7, 130—156.  
 — — Bewegung 7, 143.  
 — — Beziehungen zu anderen Trypanosomen 7, 138—142.  
 — — Charakteristik 7, 152.  
 — — Conjugation 7, 147.  
 — — Einwirkung von färbenden Reagentien 7, 142—143.  
 — — Encystierung 7, 148—151.  
 — — Gameten 7, 145—147.  
 — — geschlechtslose Form 7, 135—137.  
 — — Längsteilung 7, 144—145.  
 — — Literatur 7, 131—132.

**Trypanosoma balbianii**, Temperatureinwirkungen 7, 138.

- — Untersuchungsmethoden 7, 132—135.
- — weibliche Form 7, 137—138.
- brucei 15, 287—289, 354—355.
- — Elemente 18, 52—59, 78.
- — Entwicklung 18, 51—60.
- — Morphologische Besonderheiten 18, 79.
- — Vermehrungsformen 18, 52—60, 78.
- equinum 15, 287—289.
- — Entwicklung 18, 60—61.
- — Formen 18, 60—61, 78.
- equiperdum 20, 287—289.
- — Entwicklung 18, 64.
- gambiense 15, 354.
- — Entwicklung 18, 62—63.
- — Formen 18, 62—63, 78.
- — Polymorphismus 18, 79.
- granulosum n. sp. 1, 487.
- grobbeni POCHÉ 3, 367—375.
- GRUBBY, Morphologisches 1, 481—488.
- lewisi 15, 279—286, 354.
- — Autogamie 19, 119—126.
- — Blepharoplastteilung 19, 121—122.
- — Copulation 15, 329.
- — Entwicklung in der Rattenlaus 15, 326—332, 328—331.
- — gewöhnliche Formen 15, 281—282.
- — Kernconjugation 19, 123, 124, 125, 126.
- — Kernteilung 15, 284—286.
- — Kulturstadien 15, 282—284.
- — Lebensgeschichte 13, 377—378.
- — multiple Form 15, 279—281.
- — Präparate 19, 120—121.
- — Übertragung auf die Rattenlaus 15, 329.
- — rajae n. sp. 1, 497—498.
- — remaki LAVERAN et MESNIL 1, 481—486.
- — soleae LAVERAN et MESNIL 1, 486.
- — scylliumi n. sp. 1, 498.
- Trypanosomen** 1, 345—351; 11, 363—371; 15, 263—296.
- Amitose 15, 265.
- — scheinbare 15, 274.
- Basalkorn 15, 268.
- Bedeutung des Baus 5, 58—67.
- Befruchtungsprozeß 18, 69—73.
- Beziehungen zu Trypanophis grobbeni 3, 374.
- Blepharoplast 1, 493—495; 10, 129; 18, 70—71.
- Blepharoplastkern 15, 267, 272, 288.
- Blepharoplastkernteilung 15, 275, 288—289.
- Caryosom 15, 267.
- Centriol 15, 267.
- Centrosom 1, 495.

**Trypanosomen** Conjugation 18, 65—73.

- Crithidiaformen 15, 270—271, 283.
- Cytologie 12, 168—172.
- Doppelkernigkeit 15, 290.
- Einfluß chemischer Reagentien 11, 369—371.
- Fortpflanzung 15, 273.
- geschlechtlicher Cyclus 18, 65—73.
- Hauptkern 15, 267.
- — Teilung 15, 273—274.
- Intranuclearcentrosom 15, 268.
- Kern 5, 53—58.
- Kernsaftzone 15, 267.
- Kernverhältnisse 5, 40—77.
- Kinetonucleus 15, 269.
- künstliche Infektion 1, 479.
- Morphologie 1, 345—346.
- Morphologisches 5, 42.
- Nucleus 15, 268.
- pathogene Entwicklung 18, 48—82.
- — Untersuchungsmethoden 18, 49—51.
- Struktur 5, 40—77.
- systematische Stellung 1, 353.
- Teilungsvorgang 5, 61, 65—68.
- undulierende Membran 10, 127—130.
- Untersuchungsmethoden 5, 41—42; 15, 266—267.
- verglichen mit Flagellaten 5, 71—76.
- Vermehrung 1, 346—347.
- Zellteilung 15, 275—276.
- des Aals 1, 496—497.
- von Fischen 1, 475—498.
- — Historisches 1, 475—477.
- — Merkmale 1, 488.
- — Morphologisches 1, 481—488.
- des Frosches 19, 207—231.
- der marinen Teleostier 1, 497.
- der Ratten 15, 264.
- bei den Säugetieren, Entwicklung 18, 51—77.
- — morphologische Besonderheiten 18, 79—80.
- der Selachier 1, 497.
- Trypanosomenarten**, System 1, 347—351.
- Trypanosomenkulturen** 19, 95.
- Teilungsvorgang 19, 223—226.
- Tumoren** der Barben 11, 290—296.
- Tuscaroriden**, Fortpflanzungsverhältnisse 14, 216—217.

**U.****Übertragung** der Hämogregarinen von

- surinamischen Schlangen 18, 202—204.
- von Haemoproteus columbae 12, 154—167.
- von Leptomonas jaculum durch Dauer-cysten 15, 317—318.
- von Malaria plasmodien auf Affen 16, 250—251.

**Überträger der Malariaparasiten bei Affen** 12, 320.

- von *Plasmodium praecox* auf Kanarienvögel durch *Stegomyia fasciata* 13, 23—69, 64.
- der Sporozoiten in den Speicheldrüsen von *Stegomyia fasciata* 13, 62—64.
- von *Trypanosoma lewisi* durch die Rattenlaus 15, 329.
- von *Trypanoplasma helici* 14, 391—394.
- von *Trypanoplasma borreli* 7, 4—6, 71.

**Umbilicosphaera** n. gen. 1, 139—140.**Ungeschlechtliche Vermehrung bei Metazoen** 11, 186—195;  
s. auch asexuelle.**Univalente Doppelschalen bei Orbitoliden** 1, 203—208.**Untersuchungsmethoden bei Adelea zonnula** 8, 18.

- bei Aggregaten der Cephalopoden 11, 7—9.
- bei *Aggregata eberthi* 12, 49—53.
- bei *Amoeba blattae* 16, 144—146.
- — — BÜTSCHLI 6, 7—9.
- — — limax 5, 169—172.
- — — terricola 17, 206—208.
- bei Amöben 15, 4—7.
- bei *Anoplophrya paranaidis* 16, 82—83.
- bei *Bacillus bütschlii* 1, 309—312.
- — — sporonema 2, 424—425.
- bei *Basidiobolus lacertae* EIDAM 2, 368—370.
- biologische, bei Protisten 5, 17—39.
- bei *Campanella umbellaria* 7, 76.
- bei *Chilodon uncinatus* 12, 215—216.
- bei Choanoflagellaten 16, 170.
- bei Chromidialapparat der Gregarinen 10, 420.
- bei Cilien 6, 63—66.
- bei Coccidien aus dem Darm von *Cerebratulus* 18, 12.
- bei *Coccidium cuniculi* 2, 16—18.
- bei *Coccolithophoriden* 1, 144—145.
- bei commensalen Algen bei *Peneroplis pertusus* 10, 72.
- bei Conjugation der Infusorien 9, 197—202.
- bei Conjugation von *Paramaecium aurelia* 10, 378—379.
- bei *Crithidia gerridis* 12, 133.
- — — melophagia 12, 148—149.
- bei *Cystobia chiridotae* 7, 107.
- bei *Didinium nasutum* O. F. MÜLLER 5, 282—284.
- bei *Diffugia urceolata* 4, 240—241.
- bei Dinoflagellatenstudien 19, 180—181.
- bei *Echinomera hispida* 9, 298—300.
- bei *Entamoeba histolytica* 18, 210—211.

**Untersuchungsmethoden bei Epistylis plicatilis** 7, 173—174.

- bei Erythrocytenverdauung von *Balan-tidium entozoon* 15, 64—66.
- bei *Euglena sanguinea* 20, 48.
- bei Fischtrypanosomen 1, 480.
- bei Flagellaten 15, 298—300.
- bei Fortpflanzung der Opalinen **Suppl. I**, 5—8.
- bei Gift der Sarcosporidien 20, 98—99.
- bei geschlechtlicher Differenzierung der Infusorien 9, 197—202.
- bei geschlechtlichen Vorgängen des *Stylorhynchus* 3, 308—312.
- bei *Gregarina ovata* 4, 66—67.
- bei Gregarinen des Mehlwurmdarmes **Suppl. I**, 203.
- — — des Regenwurmhdens 3, 109.
- — — von *Tenebrio molitor* 1, 391—393.
- bei Hämogregarinen im Blute surinamischer Schlangen 18, 192—193.
- bei *Haemogregarina* sp. von *Clemmys japonica* 18, 261.
- — — stepanowi 17, 312—317; 20, 257—260.
- bei *Haemoproteus columbae* 12, 157.
- bei *Henneguya acerinae* 7, 186—187.
- bei *Herpetomonas lygaei* 13, 2—4.
- bei *Hyalosphaera gregarinicola* 7, 123.
- bei Infusorien aus asiatischen Anuren 3, 139—140.
- bei *Kalpidorhynchus arenicolae* 10, 200.
- bei *Loxodes rostrum* 20, 82—83.
- bei *Lymphocystis johnstonei* 14, 336—338.
- bei Malariaplasmodien 16, 249, 262.
- bei Mastigamöben **Suppl. I**, 84.
- bei Mehlwurmgregarinen 19, 108.
- bei Merogregarina amaroucii 15, 229.
- bei *Macrococcus ochraceus* 19, 132—133.
- bei Monocystideen des *Lumbricus agricola* 13, 141.
- bei *Myxobolus neurobius* 6, 48—49.
- — — pfeifferi 11, 253.
- bei *Nosema anomalum* 8, 3—4.
- — — bombycis 16, 288—291.
- bei Opalina 13, 198—206.
- bei *Ophryocystis* 8, 162.
- bei *Orcheobius herpobdellae* 9, 384—385.
- bei *Paramaecium bursaria* 4, 201—205.
- bei parasitischen Bacillen 12, 14—16.
- — — Infusorien der Cephalopoden 5, 243—245.
- — — Crithidien 15, 336—338.
- — — Protozoen des Wiederkäuermagens 19, 21—24.
- bei *Pelomyxa palustris* 8, 122.
- bei *Peneroplis pertusus* 10, 5—7.

**Untersuchungsmethoden** bei *Polycaryum laeve* **2**, 351.

- bei *Sarcinen* **19**, 132—133.
  - bei Schilddrüsenextraktwirkungen auf Ciliaten **11**, 310—318.
  - bei *Sphaeroactinomyxon stolei* **6**, 281—282.
  - bei *Sphaeromyxa sabrazei* **9**, 360.
  - bei Sporenbildung von *Ceratomyxa drepanopsettae* **14**, 76—78.
  - bei *Sporomyxa scauri* **12**, 112.
  - bei Sporozoen der Insekten **14**, 4—9.
  - bei *Stentor coeruleus* **8**, 1—2.
  - — *roeseli* **8**, 1—2.
  - bei *Thelohania chaetogastri* **14**, 120.
  - bei Tintinniden **15**, 96—100.
  - bei *Trachelius ovum* **2**, 448—449.
  - bei *Trypanosoma balbianii* **7**, 132—135.
  - bei Trypanosomen **5**, 41—42; **15**, 266—267.
  - bei *Trypanoplasma borreli* **7**, 4.
  - bei *Trypanoplasma helici* **14**, 364—366.
  - bei pathogenen Trypanosomen im Säugetierorganismus **18**, 49—51.
  - bei Übertragungsversuchen an *Stegomyia fasciata* **13**, 26—36.
  - bei *Vorticella monilata* **7**, 395—396.
  - bei *Wagnerella borealis* MERESCHKOWSKY **17**, 138—139.
  - bei Wimperapparat der Infusorien **2**, 76—78.
- Urceolaridae**, Anhaftungsapparat **6**, 220.
- Urophagus intestinalis** (DUJARDIN) MOROFF **3**, 92—94.
- *rostratus* STEIN **3**, 91—92.
- Urosporidae** **16**, 123.
- Urospora** **16**, 204.
- *ovalis* n. sp. **20**, 74.
- *saenuridis* KÖLLIKER, Sporocysten **16**, 202.
- *travisiae* n. sp. **20**, 69—74.
- — Cysten **20**, 72—73.

**V.****Vacuolen** bei *Amoeba blattae* BÜTSCHLI **6**, 17.

- bei *Myxobolus neurobius* **6**, 51—52.
- Anhaftungs-, bei *Anchorina sagittata* **6**, 238—240.
- bei *Anoplophyra paranaides* **16**, 87—89.
- bei *Mastigamoeba pilosa* **9**, 120.
- contractile, bei *Amoeba terricola* **17**, 231, 233.
- bei *Campanella umbellaria* **7**, 97—98.
- bei *Lieberkühnia paludosa* **8**, 239—241.

**Vacuolen** bei *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 107.

- — bei Tintinniden **15**, 165—167, 170.
- — bei Tintinnoiden **18**, 170, 182.
- — bei *Trachelius ovum* **2**, 457.
- Excretions-, bei *Mycterothrix tuamotuensis* **20**, 231.
- — bei *Opalina* **10**, 365—373.
- — bei *Amoeba terricola* **6**, 192—193.
- Nahrungs-, bei *Campanella umbellaria* **7**, 96.
- — bei *Didinium nasutum* **5**, 300.
- Verdauungs-, bei *Mycterothrix tuamotuensis* **20**, 230—231.

**Vacuolenbildung** im Kern der *Aggregata* von *Sepia* **11**, 99—103.**Vaginicolineae**, Anhaftungsapparat **6**, 220.**Vampyrella lateritia** LEIDY **8**, 216—224.

- — Bewegung **8**, 224.
- — Encystierung **8**, 222—224.
- — Ernährung **8**, 221—222.
- — Material **8**, 216.
- — Morphologie **8**, 217—221.

**Varicellakörperchen** **14**, 114—117.— Morphologisches **14**, 115.**Varicellen**, Ätiologie **14**, 113—118.**Vegetative Chromidien** der Protozoen zelle **18**, 38, 41, 45.

- Formen, Kernverhältnisse bei *Basidiobolus lacertae* EIDAM **2**, 380, 403—408.
  - Kerne der Microsporidien, morphologische Bedeutung **18**, 256—257.
  - Kernteilung bei *Basidiobolus lacertae* EIDAM **2**, 381—384, 408—410.
  - Prozesse der einfachen Teilung bei *Aulacantha scolymantha* **14**, 229.
  - Stadien des *Bacillus sporonema* **2**, 426—429, 432—433.
  - — — Bau **2**, 426—429.
  - — von *Sporomyxa scauri* **12**, 112—117.
  - Vermehrung von *Mastigamöben* **Suppl. I**, 122—127.
  - — von *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 122—126.
  - — von *Mastigina setosa* **Suppl. I**, 126.
  - — bei koloniebildenden Radiolarien **19**, 157.
  - Vorgänge bei *Actinophrys sol* **12**, 277—294.
  - — der Gregarinen, Kern **10**, 228—246.
  - — — im Plasma **10**, 228—246.
  - — bei Gregarinen des Mehlwurmdarmes **Suppl. I**, 204—213.
  - — — des Regenwurmhodens, Kern **3**, 107—125, 118.
  - — — — Plasma **3**, 107—125, 118.
  - — bei *Stomatophora coronata*, Kern **10**, 223—240, 241.
  - — — Plasma **10**, 223—240, 241.
- Vegetatives Leben** der *Mastigamöben* **Suppl. I**, 90—127.

- Vegetatives Leben** von *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 91—107.  
 — — von *Mastigina setosa* **Suppl. I**, 108—114.  
 — Stadium bei *Entamoeba blattae* **20**, 149—156.
- Verbreitung** der Castanelliden **8**, 63.  
 — der Coccolithophoriden **1**, 145—148.  
 — von *Myxobolus pfeifferi* **11**, 287—290.  
 — der Trypanoplasmen in Fischen (Karpfen, Schleien und Bleien) **17**, 11—12.  
 — der parasitischen Protozoen des Wiederkäuermagens **19**, 47—48.  
 — der Süßwasserrhizopoden **8**, 113—114.  
 — geographische, der Flagellaten und Infusorien **19**, 48—49.
- Verdauung** von *Actinophrys sol* **12**, 280—281.  
 — von *Amoeba doffleini* **6**, 149—150.  
 — — *terricola* **17**, 225—227.  
 — von *Piscicola* **7**, 9—11.
- Verdauungsapparat** bei *Capitella capitata* **6**, 235.  
 — geteilter, bei *Balantidium entozoon* **15**, 72—79.
- Verdauungssystem** bei *Placobdella catenigera* **20**, 262—264.
- Verdauungsvorgang** bei *Placobdella catenigera* **20**, 265—267.
- Verhungerung** bei *Didinium nasutum* **5**, 300—303, 313—314.
- Vermehrung** bei *Chlamydoxa montana* **4**, 327—332.  
 — der Coccolithophoriden **1**, 119—121.  
 — bei *Discophrya gigantea* **4**, 49—52.  
 — bei *Hyalodiscus rubicundus* **9**, 97.  
 — der Gymnodinien **19**, 184—187.  
 — der Hämogregarinen im Schlangenblut **18**, 201—202.  
 — der Protozoen **1**, 24—29.  
 — bei *Taeniocystis mira* **7**, 314—315.  
 — bei *Trachelocerca phoenicopterus* **13**, 82—94.  
 — bei *Trichomonas intestinalis* **Suppl. I**, 187—190.  
 — bei *Trypanosoma* **1**, 346—347.  
 — bei *Wagnerella borealis* **17**, 143.  
 — agame, bei *Selenidium caulleryi* **8**, 388.  
 — geschlechtliche, bei *Stylorhynchus* **3**, 303—357.  
 — ungeschlechtliche, bei Metazoen **11**, 186—195.  
 — vegetative, bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG durch Teilung **10**, 445—447.  
 — — bei *Balantidium entozoon* **15**, 89.  
 — — bei Mastigamöben **Suppl. I**, 122—127.  
 — — bei *Mastigella vitrea* **Suppl. I**, 122—126.  
 — — bei *Mastigina setosa* **Suppl. I**, 126.
- Vermehrung**, vegetative, durch Teilung bei *Amoeba muris* **Suppl. I**, 174.  
 — — bei Tintinnodeen **18**, 172—176, 182.  
 — der Caryosome bei *Echinomera hispida* **9**, 306.  
 — der Micronuclei bei *Acanthometron pellucidum* **16**, 218, 223.  
 s. auch Fortpflanzung.
- Vermehrungsformen** von *Trypanosoma brucei* **18**, 52—60, 78.
- Vermehrungsweise** von *Bacillus maximus buccalis* **10**, 197.  
 — des Kernes bei *Loxodes rostrum* **20**, 86.
- Verschmelzungsfähigkeit** bei Orbitoliden **1**, 226—230.
- Verticale Wanderungen** der Challenge-riden **7**, 278—281.
- Vesperugo**, Blutparasiten **18**, 1—10.
- Vestibulum** bei *Campanella umbellaria* **7**, 83.  
 — bei *Epistylis plicatilis* **7**, 177.  
 — bei *Vorticella monilata* **7**, 401.
- Vibrio** aus der Jauche **9**, 71—73.  
 — proteus **9**, 53—71.  
 — — Abundung **9**, 58—59, 59—68.  
 — — Entwicklungsgang **9**, 54—55.  
 — — Heuinfuskulturen **9**, 53—55.  
 — — Plasmoptyse **9**, 58—59, 59—68.  
 — — Ursachen **9**, 69.  
 — — Wirkung von Ammoniak und Essigsäure **9**, 55—59.  
 — — Zellenzweiteilung **9**, 69—71.
- Vibrionen**, Verhalten in verschiedenen Lösungen **9**, 60—64.
- Vielkernbildung** **1**, 25.  
 — bei *Aulacantha* **14**, 200.  
 — bei Entstehung der Isosporen von *Thalassicola* **6**, 257—259.
- Vielkernige Amöben** **17**, 252.  
 — Formen von *Allogromia ovoidea* **14**, 410—413.  
 — — bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG **12**, 202.
- Vielkernigkeit** bei *Arcella vulgaris* EHRENBURG **10**, 443—445.
- Vielwandigkeit** bei *Taeniocystis mira* **7**, 322—325.
- Virus** der Chlamydozoa **10**, 337.
- Volutin**, Beschaffenheit **19**, 305.  
 — bei Hämogregarina stepanowi **20**, 327—332.  
 — in Zellen höherer Organismen **19**, 304, 305.
- Volutinkörner** **19**, 289—309.
- Vorkerne**, Homologie der Teilungen **9**, 254—256.
- Vorkommen** von *Amoeba blattae* BÜTSCHLI **6**, 7.  
 — autogamer Befruchtungsvorgänge bei Protisten **14**, 273—313.  
 — von Bacterienkernen **19**, 127—128.

- Vorkommen** der Coccolithophoriden 1, 146—148.  
 — der Hämogregarinen im Schlangenblut 18, 193.  
 — von Entamoeba blattae 20, 145.  
 — von metachromatischen Körpern 19, 307; 20, 247.  
 — von Myxobolus neurobius 6, 49—50.  
 — der Opalinen species 13, 207—209.  
 — von Pyrodinium bahamense 7, 411—412.  
 — der Tintinniden 15, 191—192.  
**Vorticella**, Anhaftungsapparat 6, 218—220.  
 — Gestaltsänderung 9, 78—79.  
 — Wirkung von Ammoniak 9, 78.  
 — microstoma EHRENBURG, fibrilläre Struktur 2, 208—210.  
 — — geschlechtliche Differenzierung 9, 267—269.  
 — monilata TATEM 7, 395—410.  
 — — äußere Hülle 7, 398—401.  
 — — Corticalplasma 7, 406—407.  
 — — Ectoplasma 16, 398—408.  
 — — Körpchen 7, 396—398.  
 — — Material 7, 395.  
 — — Myoneme 7, 402—406.  
 — — Peristom 7, 401.  
 — — Stiel, 7, 407—408.  
 — — Untersuchungsmethoden 7, 395—396.  
 — — Vestibulum 7, 401.  
 — — Wimperring 7, 402.  
**Vorticellen** und Ancyrotopodium maupasi, Vergleich 13, 136.  
**Vorticelliden**, Anhaftungsapparat 6, 207—226.  
 — Beziehungen zu Tintinnidium inquinatum 11, 241—250.  
**Vorticellidae**, Ursprung 6, 223—225.

## W.

- Wachstum** von Aggregata eberthi 12, 59—61.  
 — der Aggregata in der Sepia 11, 91—103.  
 — von Basidiobolus lacertae EIDAM 2, 374—384, 401.  
 — der Gehäuse bei Tintinniden 15, 123—126.  
 — der Peridinium-Zellen 20, 177.  
**Wachstumserscheinungen** bei Aggregata légeri 11, 11—18.  
 — bei Wagnerella borealis 17, 159.  
**Wachstumsperiode** bei Cystobia chirodotae 7, 107—114.  
 — der Gregarinen 4, 98—147.  
 — der monocystiden Gregarinen 4, 100—118.  
 — der polycystiden Gregarinen 4, 118—147.

- Wachstumsperiode** bei Stomatophora coronata 10, 223—242.  
**Wagnerella borealis** MERESCHKOWSKY 17, 135—202.  
 — — Absterbeerscheinungen 17, 191—192.  
 — — Agamogonie der dicken Generation 17, 185—189.  
 — — der dünnen Generation 17, 169—179.  
 — — äußere Hülle 17, 144.  
 — — Bau 17, 139—144.  
 — — feinerer Bau 17, 144—169.  
 — — Centrakorn 17, 163—169.  
 — — chemische Natur der Nadeln 17, 145.  
 — — Entwicklung 17, 139—144.  
 — — Fetttröpfchen 17, 154.  
 — — Flagellosporenbildung 17, 179—183.  
 — — Formtypen 17, 142.  
 — — Fortpflanzung 17, 169—189.  
 — — Gamogonie 17, 141, 179—183.  
 — — Generation, dicke 17, 183—189.  
 — — dicke Generation, Teilung 17, 185.  
 — — dünne Generation 17, 169—183.  
 — — — Teilung 17, 173—179.  
 — — Grundsubstanz zwischen den Kopfnadeln 17, 151.  
 — — — der Skelethülle 17, 150—151.  
 — — — von Stiel und Basis 17, 150—151.  
 — — Inhaltsgebilde des Protoplasmas 17, 153—154.  
 — — Kern 17, 160—163.  
 — — Knospung 17, 140.  
 — — der dünnen Generation 17, 169—173.  
 — — Kristalle des Protoplasmas 17, 153.  
 — — Mißbildungen 17, 191.  
 — — Nadeln 17, 145—150.  
 — — Nadelbildung 17, 145—146.  
 — — physikalisch-chemisches Verhalten der Nadeln 17, 146—150.  
 — — Plastogamie 17, 189—191.  
 — — Protoplasmaabewegung 17, 151—153.  
 — — Protoplasmastruktur 17, 151—153.  
 — — Pseudopodien 17, 154—157.  
 — — — Bewegung 17, 155.  
 — — Regenerationsversuche 17, 192—193.  
 — — Schizogonie 17, 143.  
 — — der dicken Generation 17, 185—189.  
 — — systematische Stellung 17, 194—195.  
 — — Teilung 17, 141.  
 — — Untersuchungsmethoden 17, 138—139.  
 — — Vermehrung 17, 143.  
 — — Wachstumserscheinungen 17, 159.  
 — — Weichkörper 17, 151—169.  
**Wanderkern** bei Paramaecium bursaria 4, 217.  
 — bei Loxodes rostrum 20, 95.

**Weibliche Form** von *Trypanosoma balbianii* 7, 137—138.

**Weichkörper** bei *Coelographis* 9, 142.

— bei *Peneroplis pertusus* 10, 43—57.

— — — innerhalb der Schale 10, 43—46.

— der *Tintinnodeen* 18, 146—172, 182.

— bei *Wagnerella borealis* 17, 151—169. s. auch Plasma.

**Wiederconjugante** bei *Chilodon uncinatus* 12, 213—276.

**Wiederconjugation** bei *Chilodon uncinatus* 12, 231—234, 270.

— — — statistisch betrachtet 12, 247—248.

**Wimperapparat** von *Ancystropodium maupasi* 13, 125—131.

— von *Bursaria* O. F. MÜLLER 2, 100.

— von *Carchesium* EHRENBURG 2, 114.

— von *Chilodon* EHRENBURG 2, 85.

— cilientragender Zellen 2, 140—148.

— von *Coleps* NITZSCH 2, 87.

— von *Didinium nasutum* 5, 285.

— von *Glaucoma* EHRENBURG 2, 89.

— der Infusorien 2, 119—140.

— — — innerer Bau 2, 74—179.

— — — Untersuchungsmethoden 2, 76—78.

— von *Nyctotherus* LEIDY 2, 97.

— bei *Opalina* PURKINJE et VALENTIN 2, 78—79.

— von *Ophryoglena* EHRENBURG 2, 96.

— von *Paramaecium* STEIN 2, 91.

— von *Prorodon* EHRENBURG 2, 82.

— von *Spirostonum* EHRENBURG 2, 109.

— von *Stentor okeni* 2, 105.

— von *Stylonychia* EHRENBURG 2, 111.

**Wimpergebilde** bei Metazoen 6, 83.

**Wimpern** von *Mycterothrix tuamotuensis* 20, 229.

**Wimperring** von *Campanella umbellaria* 7, 84—85.

— von *Epistylis plicatilis* 7, 178.

— von *Vorticella monilata* 7, 402.

**Wirte** der Hämogregarinen 20, 339.

— von *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 276—277.

**Wirtstier**, Beziehung zu Parasit 12, 116—117.

— biochemische Reaktion des Parasiten 17, 15—16.

— Einwirkung von *Merogregarina amaroucii* 15, 234—235, 242.

— — — von parasitischen Protozoen 17, 15.

— von *Ophryocystis* 8, 163—164.

— von *Sphaerita* DANGEARD 17, 1—3.

— von *Sporomyxa scauri*, Verteidigung 12, 125.

— — — Wirkung 12, 122—125.

— Zerstörung der Organe durch *Sporomyxa scauri* 12, 122—124.

**Wirtswechsel** bei *Trypanoplasma borreli* LAVERAN et MESNIL 7, 1—74.

## Z.

**Zahl** der Chromosomen bei *Opercularia coarctata* 9, 246—247.

**Zählkulturen** von *Stylonychia mytilus* Suppl. I, 45—53.

**Zahnlamellen** bei *Tintinniden* 15, 139—141, 145, 146.

**Zelle**, cyclischer Verlauf der Differenzierungen 9, 30.

— Kern bei der mechanischen Arbeit 1, 290—291.

— bei Metazoen 1, 2—3.

— Physiologie 11, 169.

— tierische, Doppelkernigkeit 8, 339—341.

**Zellen**, cilientragende, Wimperapparate 2, 140—148.

— Zweiteilung bei *Vibrio proteus* 9, 69—71.

— Vermehrung bei *Sphaeractinomyxon stolci* 6, 285—287.

— Wachstum bei Protozoen 20, 210.

**Zellbau** von *Coccolithophoriden* 1, 108—112.

— der Hefe 2, 329—338.

**Zellbestandteilbildung** im Metazoenkern 11, 166—168.

**Zellformen** von *Leucocytozoon ziemanni* 15, 277—278.

**Zellinhalt** bei *Peridinium steini* JÖRGENSEN 16, 34—35.

**Zellkern** 1, 9—10.

— bei Bacterien 10, 190—197.

— Bestandteile 16, 18—19.

— Dualismus 11, 169—175.

— bei Diatomeen 1, 434—437.

— Funktion bei Aggregata 11, 153—154.

— — — bei Metazoen 11, 156—169.

— — — bei Protozoen 11, 154—156.

— bei der mechanischen Arbeit der Zelle 1, 290—291.

— bei Metazoen 1, 35.

— Physiologie 11, 1—224.

s. auch Kern.

**Zelleben** bei Protozoen 1, 35.

**Zellmembran** bei *Bacillus bütschlii* 1, 314—316.

**Zellplasma**, fettige Degeneration bei *Aulacantha* 16, 16—18.

**Zellstruktur** der Hefe 2, 330—335.

— bei Heliozoen 1, 5.

— bei Monothalamien 1, 6.

— bei *Phaeocystis pouchetii* 3, 298—299.

— bei Rhizopoden 1, 4.

**Zellsubstanz** bei Metazoen 1, 17.

— bei Protozoen 1, 17.

**Zellteilung** bei marinen *Ceratium*-Arten 20, 1—43.

— bei *Ceratium tripos*, Zeit 20, 4—5.

— bei Sarcinen 19, 140—143.

- Zellteilung** bei Trypanoplasma 14, 390—391.  
 — bei Trypanosomen 15, 275—276.  
 s. auch Teilung.
- Zelltheorie**, Historisches 1, 1—2.  
 — und Protozoen 1, 1—40.
- Zellveränderungen** durch Infektion von Bacillus cuenoti 11, 375—377.
- Zeugungskreis** s. Entwicklung.
- Zoobion polyacanthum** 5, 350—351.
- Zoochlorellen** 3, 45.  
 — Copulation 10, 75.
- Zoopurpurin**, ein neues Pigment der Protozoa (Blepharisma lateritium EHRENBURG) 6, 227—229.  
 — Spectrum 6, 228.
- Zoosporen** von Dunaliella salina 6, 120.  
 — von Phaeocystis pouchetii 3, 295—302, 300.
- Zoothamnium**, Anhaftungsapparat 6, 217—218.
- Zooxanthellen**, Algennatur 19, 159—163.  
 — Copulation 10, 75.  
 — in Peneroplis pertusus 10, 61—72.  
 — Stadium, Radiolarien 19, 147.
- Züchtung** von Amoeba limax, Nährböden 5, 198—209; 15, 4.  
 — — auf festen Nährböden 5, 207—209.  
 — — auf flüssigen Nährböden 5, 207.  
 — auf künstlichen Nährböden 5, 199—220.  
 — von Copromonas major auf Agar-Agar 15, 300—304.  
 — von parasitischen Protozoen des Wiederkäuermagens 19, 75.  
 s. auch Kultur.
- Züchtungsversuche** bei Amoeba terricola 17, 234—239.  
 — Historisches über Nährböden 5, 199—205.
- Züchtungsergebnisse** bei Amoeba limax 5, 209—217.
- Zweikernigkeit** der Blutparasiten von Vesperugo 18, 7.  
 — bei Malaria-Parasiten bei Affen 12, 317, 324.  
 — der Protozoen 11, 341—343.  
 s. auch Binuclearität, Doppelkernigkeit und Kerndualismus.
- Zweiteilung** bei Amoeba vespertilio Suppl. I, 269—279.  
 — bei Arcella vulgaris EHRENBURG 12, 175—178, 202, 204.  
 — bei Aulacantha scolymantha, unter Bildung der Manschettenform des Kernes 14, 155—167, 234.  
 — — mit direkter Kernvermehrung 14, 167—181, 232.  
 — — Erscheinungen bei wiederholter 14, 220—227.  
 — — mit Kernfurchung 14, 136—155, 233.  
 — der Macronten von Microklossia prima 14, 16.  
 — der Malaria-Parasiten bei Affen 12, 316.  
 s. auch Teilung.
- Zweikapslige** Tripyleenarten 14, 227—228.
- Zweizahl** der Amöboidkeimkerne bei Sphaeromyxa sabrazesi 9, 367, 373.
- Zwischenwirte** der Hämogregarinen 20, 339.  
 — von Haemoproteus columbae 12, 155—156.
- Zygacantha annulata** n. sp. 7, 358—363.
- Zygacanthidium** 7, 360—363.  
 — ovatum 7, 356.  
 — purpurascens 7, 360—361, 364.  
 — rhombicum 7, 363—364.
- Zygocysten** bei Haemogregarina stepanowi 17, 328, 329, 330, 331, 332.
- Zygocystis cometa** F. STEIN, Sporocysten 16, 202.
- Zygoten** bei Basidiobolus lacertae EIDAM 2, 392—394.  
 — bei Haemogregarina stepanowi 17, 323, 324, 327, 328, 331, 332, 365.  
 — im Syzygium 13, 159—161.  
 — bei Zygorhizidium willei 5, 233.
- Zygotenkern** bei Ceratomyxa drepanopsettae 14, 86.
- Zygorhizidium willei** n. gen. n. sp. 5, 228—237.  
 — — Kernteilung 5, 231.  
 — — Zygoten 5, 233.

# Archiv

für

# Protistenkunde

Begründet von

Fritz Schaudinn

Herausgegeben

von

Max Hartmann und Adolf Pascher

Berlin

Prag

---

Generalregister  
zu Band 21 bis 50  
1910—1924

Zusammengestellt von

**Dr. K. Bělař**



Jena

Verlag von Gustav Fischer

1927

# 1. Verzeichnis der Originalabhandlungen.

- Alexeieff, A.** (1912), Sur la revision du genre *Bodo* EHRBG. (Réponse à M. le Professeur M. HARTMANN). 1 Textfig. **26**, 413—419.
- (1913), Introduction à la revision de la famille *Herpetomonadidae* (-*Trypanosomidae* DOFLEIN 1911). 3 Textfig. **29**, 313—341.
- (1913), Systématisation de la mitose dite „primitive“. Sur la question du centriole. (A propos de la division nucléaire chez *Malpighiella* sp.) 7 Textfig. **29**, 344—363.
- (1913), A propos du corpuscule prélépharoplastique chez les Trypanosomes. (Réponse à M. ROUDSKY.) **30**, 322—325.
- (1924), Comparaison entre la structure des spermatozoïdes et celle des Flagellés. 2 Textfig. **49**, 104—111.
- (1924), Sur la question du noyau chez les Bactéries. (Contribution à l'étude des mitochondries et des grains métachromatiques.) 5 Textfig., Tafel XVI u. XVII. **49**, 396—432.
- (1924), Notes sur quelques protistes coprocoles. 2 Textfig., Taf. I—III. **50**, 27—49.
- Allescher, Marie** (1912), Über den Einfluß der Gestalt des Kernes auf die Größenabnahme hungernder Infusorien. 7 Textfig. **27**, 129—171.
- Anigstein, Ludwig** (1912), Über zwei neue marine Ciliaten. Taf. X. **24**, 127—141.
- (1913), Über *Strombidium testaceum* nov. spec., eine marine oligotriche Ciliat. 6 Textfig., Taf. I u. II. **32**, 79—110.
- Arai, Kei** (1925), Beitrag zur Infektion der Maus mit *Sarcocystis tenella*. 1 Textfig., Taf. XI. **50**, 213—218.
- Arndt, Arthur** (1914), Über generative Vorgänge bei *Amoeba chondrophora* n. sp. Taf. III. **34**, 39—59.
- (1924), Rhizopodenstudien. I. 3 Textfig., Taf. I—V. **49**, 1—83.
- Awerinzew, S.** (1911), Studien über parasitische Protozoen. V. Einige neue Befunde aus der Entwicklungsgeschichte von *Lymphocystis johnstonei* Woodc. 2 Textfig., Taf. XII. **22**, 179—196.
- (1911), Studien über parasitische Protozoen. VII. Über Sporenbildung bei *Myxidium* sp. aus der Gallenblase von *Cottus scorpius*. 7 Textfig. **23**, 199—204.
- (1912), Beiträge zur Kenntnis der Protozoen. II. 1 Textfig. **25**, 1—7.
- (1924), Bakterienstudien. I. 4 Textfig., Taf. VI. **49**, 84—103.
- Awerinzew, S. u. Fermor, K.** (1911), Studien über parasitische Protozoen. Zur Frage über die Sporenbildung bei *Glugea anomala*. 7 Textfig. **23**, 1—6.
- Awerinzew, S. u. Mutafowa, R.** (1914), Material zur Kenntnis der Infusorien aus dem Magen der Wiederkäuer. I. Taf. IX u. X. **33**, 109—118.

- 
- Baumgärtel, O.** (1920), Das Problem der Cyanophyzeenzelle. Taf. III. **41**, 50—148.
- de Beauchamp, P.** (1913), Recherches sur les *Rhytidocystis* parasites des Ophélies. 9 Textfig., Taf. XI u. XII. **31**, 138—168.
- Behrend, Kurt** (1914), Kurze Angaben über eine nichtpathogene Amöbe aus dem Darm von *Macacus rhesus*. (Vorläufige Mitteilung.) 8 Textfig. **34**, 35—38.
- (1916), Über die Wirkung des Glyzerins auf Protisten und Pflanzenzellen. **36**, 174—187.
- (1916), Zur Konjugation von *Loxocephalus*. Aus dem Nachlaß von S. v. PROWAZEK, herausgegeben von KURT BEHREND. Taf. I. **37**, 1—5.

- Bělař, Karl** (1914), Bau und Vermehrung von *Prowazekia josephi* n. sp. 8 Textfig., Taf. IX. **35**, 103—118.
- (1915), Protozoenstudien. I. 3 Textfig., Taf. II—IV. **36**, 13—51.
- (1916), Protozoenstudien. II. 5 Textfig., Taf. XIII—XXI. **36**, 241—302.
- (1920), Die Kernteilung von *Prowazekia*. Taf. XIV. **41**, 308—320.
- (1921), Untersuchungen über Thecamöben der *Chlamydomphrys*-Gruppe. Mit Benutzung des Nachlasses von HERMANN SCHÜSSLER. 24 Textfig., Taf. III—X. **43**, 287—354.
- (1921), Protozoenstudien. III. 5 Textfig., Taf. XV—XIX. **43**, 431—462.
- (1923), Untersuchungen an *Actinophrys sol* EHRENBURG. I. Die Morphologie des Formwechsels. 36 Textfig., Taf. I—VIII. **46**, 1—96.
- (1924), Untersuchungen an *Actinophrys sol* EHRENBURG. II. Beiträge zur Physiologie des Formwechsels. 17 Textfig. Taf. XIV u. XV. **48**, 371—435.
- Berg-von-Emme, H.** (1912), Beitrag zur Kenntnis der in den Larven von *Phryganea grandis* parasitierenden *Diplocystis phryganeae* n. sp. 3 Textfig., Taf. V. **28**, 43—51.
- Berlin, Herved** (1924), Untersuchungen über Monocystideen in den Vesiculae seminales der schwedischen Oligochaeten. Taf. I—VI, 2 Karten im Text. **48**, 1—124.
- Bonnet, Jean** (1912), Le sens du mot Synkaryon. **27**, 16—18.
- Boresch, K.** (1922), Die komplementäre chromatische Adaptation. 7 Textfig., Taf. I—III. **44**, 1—70.
- Borgert, A.** (1911), Fremdkörperskelette bei tripyleen Radiolarien. Vierte Mitteilung über Tripyleen. 7 Textfig. **23**, 125—140.
- Bozler, Emil** (1924), Über die Morphologie der Ernährungsorganelle und die Physiologie der Nahrungsaufnahme bei *Paramaecium caudatum* EHRB. 10 Textfig., Taf. VIII. **49**, 163—215.
- v. Brand, Th.** (1923), Die Encystierung bei *Vorticella microstoma* und hypotrichen Infusorien. Taf. V—VII. **47**, 59—100.
- Braune, Robert** (1913), Untersuchungen über die im Wiederkäuermagen vorkommenden Protozoen. Taf. III—VI. **32**, 111—170.
- Breest, Fritz** (1914), Zur Kenntnis der Symbiontenübertragung bei viviparen Cocciden und bei Psylliden. Taf. XX—XXI. **34**, 263—276.
- Bremer, Hans** (1922), Studien über Kernbau und Kernteilung von *Myxidium Lieberkühni* BÜTSCHLI. Zugleich ein Referat über den Stand der Kernprobleme bei den Myxosporidien. 4 Textfig., Taf. VIII u. IX. **45**, 273—343.
- Bresslau, E.** (1921), Die Gelatinierbarkeit des Protoplasmas als Grundlage eines Verfahrens zur Schnellanfertigung gefärbter Dauerpräparate von Infusorien. 1 Textfig., Taf. XX. **43**, 467—480.
- Bresslau, Ernst u. Scramin, Luigi** (1924), Die Kerne der Trypanosomen und ihr Verhalten zur Nuclealreaktion. Taf. XXI. **48**, 509—515.
- Breuer, Rudolf** (1916), Fortpflanzung und biologische Erscheinungen einer *Chlamydomphrys*-Form auf Agarkulturen. 2 Textfig., Taf. IV—VI. **37**, 65—92.
- (1922), Weiterer Beitrag zur Biologie von *Chlamydomphrys* auf Agarkulturen. 4 Textfig., Taf. I. **45**, 117—128.
- Brug, S. L.** (1914), *Herpetomonas homalomyiae* n. sp. Taf. X. **35**, 119—126.
- (1914), *Ocosporea monospora* (CHATTON und KREMPF). 2 Textfig., Taf. XI u. XII. **35**, 127—138.
- (1916), Die schwarzen Sporen („black spores“) bei der Malariainfektion im Mückenkörper. 6 Textfig. **36**, 188—197.
- Buchner, Paul** (1912), Studien an intracellulären Symbionten. I. Die intracellulären Symbionten der Hemipteren. 29 Textfig., Taf. I—XII. **26**, 1—116.
- (1919), Studien an intracellulären Symbionten. II. Die Symbionten von *Aleurodes*, ihre Übertragung in das Ei und ihr Verhalten bei der Embryonalentwicklung. 1 Textfig., Taf. IV u. V. **39**, 34—61.
- (1912), Studien an intracellulären Symbionten. III. Die Symbiose der Anobiiden mit Hefepilzen. 4 Textfig., Taf. XIV. **42**, 319—336.
- (1923), Studien an intracellulären Symbionten. IV. Die Bakteriensymbiose der Bettwanze. 3 Textfig., Taf. XII—XIV. **46**, 225—263.
- v. Buddenbrock, W.** (1920), Beobachtungen über einige neue oder wenig bekannte marine Infusorien. Taf. XVI u. XVII. **41**, 341—364.
- (1922), Über eine neue *Strombidium*-Art aus Helgoland (*Str. clavellinae*). 3 Textfig. **45**, 129—132.

- Bullington, W. E.** (1925), A Study of Spiral Movement in the Ciliate Infusoria. 9 Textfig. **50**, 219—274.
- Burk, Carl** (1923), Über leichte und schwere Hefen. 34 Kurven im Text. **46**, 345—372.
- Busch, Werner** (1920), *Quasillagilis*, ein neues Ciliatengenus aus dem Schwarzen Meer. Taf. XVII u. XVIII. **40**, 221—229.
- (1921), Studien über Ciliaten des Nordatlantischen Ozeans und Schwarzen Meeres. I. 13 Textfig., Taf. XVI u. XVII. **42**, 364—379.
- (1923), Studien über Ciliaten des Nordatlantischen Ozeans. II. 4 Textfig. **46**, 203—210.
- (1924), *Strombidrum mucotectum* nov. spec. 2 Textfig. **50**, 135—138.
- Buschkiel, Alfred L.** (1911), Beiträge zur Kenntnis des *Ichthyophthirius multifiliis* FOUQUET. 1 Textfig., Taf. IV u. V. **21**, 61—102.
- 
- Carini, A.** (1912), Über Schizogonien bei Trypanosomen. 2 Textfig. **24**, 80—83.
- Chatterjee, G. C.** (1923), On a *Tetrachilomastix* n. sp. parasitic in human intestine. Taf. XXIII u. XXIV. **46**, 373—377.
- Cognetti de Martiis, Luigi** (1911), Contributo alla conoscenza delle Monocistidee e dei loro fenomeni riproduttivi. Taf. IX u. X. **23**, 205—246.
- (1911), Descrizione d'una nuova Gregarina *Policistidea* parassita d'un Oligochete. Taf. XI. **23**, 247—252.
- Comes, Salvatore** (1912), Riproduzione e morfologia di *Dinenympha gracilis* LEIDY flagellato ospite dell'intestino dei Termitidi. 6 Textfig., Taf. XI. **25**, 275—294.
- (1922), Appunti di biologia malarica: Modo di nutrizione e genesi del pigmento nel parassita malarico (nota terza). Taf. XI. **45**, 401—409.
- Conrad, Walter** (1914), Contributions à l'étude des Flagellates. I. 1. Stades amiboïdes et palmellaires chez *Mallomonas mirabilis* u. sp., avec un court aperçu sur la multiplication des Chrysomonadines. 2. *Mallomonas calva* MASSART n. sp. Taf. IV. **34**, 79—94.
- Crampton, G. C.** (1912), Experiments performed upon Protozoa confined in capillary tubes. 1 Textfig. **27**, 9—15.
- Czurda, Viktor** (1922), Zur Frage der Nucleoluslöslichkeit bei *Spirogyra*. 4 Textfig., Taf. XIV u. XV. **44**, 346—374.
- (1922), Über ein bisher wenig beobachtetes Gebilde und andere Erscheinungen im Kerne von *Spirogyra* (*setiformis* Kürz.). (Zur Cytologie der Gattung *Spirogyra*. II.) 4 Textfig., Taf. III u. IV. **45**, 163—199.
- 
- Dakin, W. J.** (1911), Notes on a new Coccidian (*Merocystis kathae* n. gen. et sp.) occurring in the Renal Organ of the Whelk. 14 Textfig. **23**, 145—153.
- Dembowski, J.** (1913), Versuche über die Merotomie der Gregarinen. 5 Textfig. **29**, 1—21.
- (1923), Über die Bewegungen von *Paramaecium caudatum*. 3 Textfig., Taf. II—IV. **47**, 25—54.
- Dobell, C. Clifford** (1911), The Principles of Protistology. **23**, 269—310.
- (1912), *Paraspirillum vejdoskii* n. g. n. sp., a new bacterial form. 7 Textfig., Taf. VIII. **24**, 97—108.
- (1912), Researches on the Spirochaetes and related Organisms. 3 Textfig., Taf. XIII—XVII. **26**, 117—240.
- (1913), Observations on the life-history of CIENKOWSKI'S „*Arachnula*“. Taf. XXIII u. XXIV. **31**, 317—353.
- (1914), Cytological studies on three species of *Amoeba*—*Amoeba lacertae* HARTMANN, *Amoeba glebae* n. sp., *Amoeba fluvialis* n. sp. Taf. VII—XI. **34**, 139—189.
- Doflein, F.** (1922), Untersuchungen über Chrysomonadinen. 3 Textfig., Taf. VI—X. **44**, 149—213.
- (1923), Untersuchungen über Chrysomonadinen. III. Arten von *Chromulina* und *Ochromonas* aus dem badiischen Schwarzwald und ihre Cystenbildung. 5 Textfig., Taf. XV—XXI. **46**, 267—327.
- (1923), Untersuchungen über Chrysomonadinen. IV. Über einige aus dem Schwarzwald stammende dort noch nicht bekannte oder neue Chrysomonadinen. 2 Textfig., Taf. XXII. **46**, 328—344.

- Dogiel, V.** (1925), Die Geschlechtsprozesse bei Infusorien (speziell bei den Ophryoscoleciden), neue Tatsachen und theoretische Erwägungen. 64 Textfig., 1 Schema, Taf. XII—XVIII. **50**, 283—442.
- Dons, Carl** (1912), *Folliculina*-Studien I—III. I. *Folliculina spirorbis* n. sp. II. Folliculinen aus Canale die Corsia (bei der Insel Cherso, nördl. Adria). III. Folliculinen, neu für die Fauna Norwegens. 6 Textfig., Taf. V. **27**, 73—93.
- Duke, H. Lyndhurst** (1914), Wild game as a trypanosome reservoir in the Uganda Protectorate: with some criticisms on the current methods of diagnosing these Protozoa. **32**, 393—406.
- 
- Efimoff, W. W.** (1924), Über Ausfrieren und Überkältung der Protozoen. **49**, 433—446.
- Eidmann, Hermann** (1922), Neue oder wenig bekannte Protisten. VI. Neue oder wenig bekannte Ciliaten. I. Neue Cothurnien. 12 Textfig. **45**, 419—430.
- Enriques, Paolo** (1912), Il dualismo nucleare negli Infusori e il suo significato morfologico e funzionale. Zweite Abhandlung: Die Nahrung und die Struktur des Macronucleus. Taf. XXIV. **26**, 420—434.
- Entz, jun. Geza** (1912), Über eine neue Amöbe auf Süßwasser-Polypen (*Hydra oligactis* PALL.). 2 Textfig., Taf. II u. III. **27**, 19—47.
- (1913), Über Organisationsverhältnisse von *Nyctotherus piscicola* (DADAY). 26 Textfig., Taf. XI. **29**, 364—386.
- (1913), Über Bau und Lebensweise von *Vampyrellidium vagans*. Taf. XII. **29**, 387—398.
- (1913), Über ein Süßwasser-*Gymnodinium*. 1 Textfig., Taf. XIII. **29**, 399—406.
- (1918), Über die mitotische Teilung von *Polytoma uvella*. 5 Textfig., Taf. XII u. XIII. **38**, 324—354.
- (1921), Über die mitotische Teilung von *Ceratium hirundinella*. 10 Textfig., Taf. XIII u. XIV. **43**, 415—430.
- Erdmann, Rh.** (1912), Zur Lebensgeschichte des *Chloromyxum leydigi*, einer mictosporeen Myxosporidie. (Teil I.) 3 Textfig., Taf. XII—XIV. **24**, 149—162.
- (1913), Experimentelle Ergebnisse über die Beziehungen zwischen Fortpflanzung und Befruchtung bei Protozoen, besonders bei *Amoeba diploidea*. 3 Textfig., Taf. II. **29**, 84—127.
- (1917), *Chloromyxum leydigi* und seine Beziehungen zu anderen Myxosporidien. 17 Textfig., Taf. XVII—XX. **37**, 276—326.
- (1920) Immunisierung gegen Hühnerpest. Taf. VII u. VIII. **41**, 190—241.
- 
- Farkas, B.** (1924), Beiträge zur Kenntnis der Suctorien. 1 Textfig., Taf. VII. **48**, 125—135.
- Faust, Ernest Carroll** (1922), A study of Trichomonas of the Guinea-Pig from Peking. 1 Textfig., Taf. V. **44**, 115—118.
- Fauré-Fremiet, E.** (1911), Appareil nucléaire, chromidies, mitochondries. 23 Textfig. **21**, 186—208.
- (1914), Deux Infusoires planctoniques *Tontonia appendiculariformis* (n. gen., n. sp.) et *Climacostomum diedrum* (n. sp.). 8 Textfig. **34**, 95—107.
- (1914), *Erythropsis agilis* (R. HERTWIG). 12 Textfig., Taf. I. **35**, 24—46.
- Fermor, Xenia** (1913), Einige neue Befunde aus der Entwicklungsgeschichte von *Arcella vulgaris* (EHRBG.) Taf. IV. **31**, 39—46.
- Fiebiger, J.** (1913), Studien über die Schwimmblasencoccidien der Gadusarten (*Eimeria gadi* n. sp.). 9 Textfig., Taf. 10. **31**, 95—137.
- Field, H. H.** (1911), Protozoen-Literatur. **22**, 89—142.
- (1911), Protozoen-Literatur. **23**, 154—192.
- (1912), Protozoen-Literatur. **26**, 443—499.
- (1913), Protozoen-Literatur. **29**, 128—192.
- Filipjev, J.** (1911), Zur Organisation von *Tocophrya quadripartita* CL.-L. 1 Textfig., Taf. VIII. **21**, 117—142.
- Ford, E.** (1914), On the nuclear division of a freeliving limax amoeba (*Amoeba tachypodia* GLÄSER. Taf. XII. **34**, 190—197.

- França, Carlos** (1914), La Flagellose des Euphorbes. 4 Textfig., Taf. V. **34**, 108—132.
- (1915), Le *Trypanosoma inopinatum*. Taf. I. **36**, 1—12.
- Franz, Viktor** (1919), Zur Frage der phylogenetischen Stellung der Protisten, besonders der Protozoen. 2 Textfig. **39**, 263—288.
- 
- Gäbel, Max** (1914), Zur Pathogenität der Flagellaten. Ein Fall von Tetramitiden-diarrhoe. Taf. I u. II. **34**, 1—34.
- Geitler, Lothar** (1922), Zur Cytologie der Blaualgen. Eine Kritik der Arbeit O. Baumgärtel's: Das Problem der Cyanophyceenzelle. 1 Textfig. **45**, 413—418.
- (1923), Der Zellbau von *Glaucocystis nostochinearum* und *Gloeochaete wittrockiana* und die Chromatophoren-Symbiosetheorie von Mereschkowsky. 8 Textfig., Taf. I. **47**, 1—24.
- (1924), Die Entwicklungsgeschichte von *Sorastrum spinulosum* und die Phylogenie der Protococcales. 2 Textfig., Taf. XXII. **47**, 440—447.
- (1924a), Über *Polyangium parasiticum* GEITLER, eine submerse, parasitische Myxobacteriacee. 10 Textfig. **50**, 67—88.
- (1924b), Neue oder wenig bekannte Protisten XIV. Neue und wenig bekannte Cyanophyceae (Blaualgen). I. Chroococcaceae, Chamaesiphonaceae. 19 Textfig. **50**, 89—112.
- Gelei, J.** (1913), Bau, Teilung und Infektionsverhältnisse von *Trypanoplasma dendrocoeli* FANTHAM. 1 Textfig., Taf. VII. **32**, 171—204.
- Gerard, Pol.** (1913), Le cycle évolutif d'une nouvelle coccidie aviaire. *Eimeria Bracheti* (n. sp.) (*Pfeifferia avium* LABBE (?), *Eimeria avium* HADLEY.) 1 Textfig., Taf. III—IV. **29**, 193—202.
- Gicklhorn, Josef** (1920), Notizen über einen Eisenflagellaten. (*Monas micropora* nov. spec.). 2 Textfig. **41**, 242—248.
- (1922), Notiz über den durch *Chromulina smaragdina* nov. spec. bedingten Smaragdglanz des Wasserspiegels. 3 Textfig. **44**, 219—226.
- Gläser, Hans** (1912), Untersuchungen über die Teilung einiger Amöben, zugleich ein Beitrag zur Phylogenie des Centrosoms. 5 Textfig., Taf. III—VIII. **25**, 27—152.
- (1912), Über Kernteilung, Encystierung und Reifung von *Amoeba mira* n. sp. Taf. VII u. VIII. **27**, 172—194.
- Goette, A.** (1916), Über den Lebenscyclus von *Diffugia lobostoma*. 2 Textfig., Taf. VII—IX. **37**, 93—138.
- Gonder, Richard** (1911), Die Entwicklung von *Theileria parva*, dem Erreger des Küstenfiebers der Rinder in Afrika. 1 Textfig., Taf. IX—XIII. **21**, 143—164.
- (1911), *Lamblia sanguinis* n. sp. (GONDER). 1 Textfig. **21**, 209—212.
- (1911), *Theileria parva* und *Babesia mutans*, Küstenfieberparasit und Pseudoküstenfieberparasit. (Vergleichende Studie.) I. Teil. Taf. XVIII—XXI. **21**, 222—231.
- (1911), Die Entwicklung von *Theileria parva*, dem Erreger des Küstenfiebers der Rinder in Afrika. Taf. X u. XI. **22**, 170—178.
- (1915), Zur Übertragung von *Haemoproteus columbae*. **35**, 316—323.
- Gonder, R. u. Groß, J.** (1919), Zur Morphologie des *Treponema icterogenes* UHLENHUTH u. FROMME. Taf. VI u. VII. **39**, 62—83.
- Goodey, T.** (1914), A Preliminary Communication on three new Proteomyxan rhizopods from Soil. Taf. V—VIII. **35**, 80—102.
- van Goor, A. C. J.** (1919), Die Cytologie von *Noctiluca miliaris* im Lichte der neueren Theorien über den Kernbau der Protisten. Taf. XV u. XVI. **39**, 147—208.
- Granata, Leopoldo** (1914), Ricerche sul ciclo evolutivo di *Haplosporidium limnodrili* GRANATA. 7 Textfig., Taf. II—IV. **35**, 47—79.
- (1925), Gli Attinomissidi. Morfologia—Sviluppo—Sistematica. 36 Textfig., 3 Schemata, Taf. VI—X. **50**, 139—212.
- Griessmann, Karl** (1913), Über marine Flagellaten. 24 Textfig. **32**, 1—78.
- Gross, J.** (1912), Zur Nomenklatur der *Spirochaeta pallida* SCHAUD. u. HOFFM. **24**, 109—118.
- (1913), Sporenbildung bei *Cristispira*. Taf. IX. **29**, 279—292.
- (1917), RICHARD GONDER †. **38**, 137—145.

- Gruber, Karl** (1911), Über eigenartige Körperformen von *Amoeba proteus*. 4 Textfig. **23**, 253—261.
- (1912), Biologische und experimentelle Untersuchungen an *Amoeba proteus*. 10 Textfig. **25**, 316—376.
- Guilliermond, A.** (1912), Nouvelles observations sur la sexualité des levures. 1. Existence d'une copulation hétérogamique observée dans une espèce nouvelle. 2. Sur la copulation de *Debaryomyces globosus*. 3. Sur les phénomènes de rétrogradation de la sexualité constatés dans plusieurs levures. 6 Textfig., Taf. VI—IX. **28**, 52—77.
- 
- Hadley, Philip B.** (1911), *Eimeria avium*: A morphological study. Taf. I u. II. **23**, 7—50.
- (1913), Regarding „une nouvelle Coccidie aviaire, *Eimeria bracheti* (n. sp.)“. **31**, 354—355.
- Hartmann, Max** (1911), Über die Berechtigung der Flagellatenordnung „*Binucleata*“ und der Gattung „*Prowazekia*“. Eine Erwiderung an A. Alexeieff. **23**, 141—144.
- (1912), Untersuchungen über parasitische Amöben. II. *Entamoeba tetragena* VIERECK. 4 Textfig., Taf. XV u. XVI. **24**, 163—181.
- (1914), Bemerkungen über *Amoeba lacertae* HARTMANN, eine Antwort an CLIFFORD DOBELL. 6 Textfig. **34**, 336—340.
- (1915), S. VON PROWAZEK †. **36**, I—XVI.
- (1916), Nachruf auf MAX KLITZKE. **36**, 236.
- (1917), Bemerkungen zu J. SCHAXEL's „Die Leistungen der Zellen bei der Entwicklung der Metazoen.“ **37**, 327—331.
- (1917), Über die Schizogonie von *Schizotrypanum cruzi*. 2 Textfig., Taf. IV untere Hälfte. **38**, 113—116.
- (1917), Cytologische und entwicklungsgeschichtliche Protozoenstudien. I. Über die Teilung von *Scytomonas pusilla* STEIN. Aus dem Nachlaß von HERMANN SCHÜSSLER † herausgegeben von MAX HARTMANN. 1 Textfig., Taf. V. **38**, 117—125.
- (1917), HERMANN SCHÜSSLER †. **38**, 134—136.
- (1919), Untersuchungen über die Morphologie und Physiologie des Formwechsels (Entwicklung, Fortpflanzung, Befruchtung und Vererbung) der Phytomonaden (Volvocales). Programm der Untersuchungen und I. Mitt.: Über die Kern- und Zellteilung von *Chlorogonium elongatum* DANGEARD. 2 Textfig., Taf. I—III. **39**, 1—33.
- (1921), Untersuchungen über die Morphologie und Physiologie des Formwechsels der Phytomonaden. (Volvocales). III. Mitt.: Die dauernd agame Zucht von *Eudorina elegans*, experimentelle Beiträge zum Befruchtungs- und Todproblem. 7 Textfig., Taf. I u. II. **43**, 223—286.
- (1924), Über die Veränderung der Koloniebildung von *Eudorina elegans* und *Gonium pectorale* unter dem Einfluß äußerer Bedingungen. IV. Mitt. der Untersuchungen über die Morphologie und Physiologie des Formwechsels der Phytomonaden (Volvocales). 4 Textfig., Taf. XII—XV. **49**, 375—395.
- (1924), Der Ersatz der Fortpflanzung von Amöben durch fortgesetzte Regenerationen. Weitere Versuche zum Todproblem. **49**, 447—464.
- Hartmann, M. u. Nöller, W.** (1918) Untersuchungen über die Cytologie von *Trypanosoma theileri*. 6 Textfig., Taf. XIV u. XV. **38**, 355—376.
- Hartmann, Max u. Withmore, Eugene R.** (1912), Untersuchungen über parasitische Amöben. III. *Entamoeba coli* LÖSCH em. SCHAUDINN. 2 Textfig., Taf. XVII u. XVIII. **24**, 182—194.
- Hautmann, Friedrich** (1924), Über die Nektarhefe *Anthomyces Reukaufii*. 17 Textfig., Taf. IX. **48**, 213—244.
- Hellmann, G.** (1913), Über die im Excretionsorgan der Ascidien der Gattung *Caesira* (*Molgula*) vorkommenden Spirochäten: *Spirochaeta Caesirae septentrionalis* n. sp. und *Spirochaeta Caesirae retortiformis* n. sp. Erste Mitteilung. 28 Textfig. **29**, 22—38.
- Herfs, Adolf** (1922), Die pulsierende Vakuole der Protozoen ein Schutzorgan gegen Aussüßung. Studien über Anpassungen der Organismen an das Leben im Süßwasser. **44**, 227—260.
- Hirsch, C. A. Erwin** (1919), Für Haeckel! **40**, 97—102.

- Hirsch, E.** (1912), Die Entwicklungsgeschichte von *Saccammina*. Taf. XII—XIV. **27**, 219—253.
- Hofeneder, Heinrich** (1912), Über den Excretionsvorgang und die systematische Stellung von *Amoeba quadrilincata* CARTER. 7 Textfig. **27**, 254—259.
- (1913), Über eine neue, kolonienbildende Chrysomonadine. 3 Textfig., Taf. X. **29**, 293—307.
- Hogue, Mary J.** (1914), Studies in the Life history of an Amoeba of the Limax group. *Vahlkampfia calkensi*. Taf. XVI—XVIII. **35**, 154—163.
- Hölling, A.** (1911), Vergleichende Untersuchungen über Spirochäten und Spirillen. Taf. V—VIII. **23**, 101—124.
- Huth, Walther** (1913), Zur Entwicklungsgeschichte der Thalassicolle. 21 Textfig., Taf. I—XX. 1 Kurve, 1 Tabelle. **30**, 1—124.
- 
- Ivanić, Momčilo** (1924), Über die promitotische Teilung des Synkaryons der Exconjuganten von *Chilodon cucullus* (O. F. M.). 4 Textfig. **49**, 297—300.
- (1924), Zur Kenntnis der Fortpflanzungserscheinungen einiger Süßwasseramöben. 24 Textfig. **50**, 113—134.
- Ikeda, Iwaji** (1912), Studies on some sporozoan parasites of Sipunculoids. I. The Life-History of a new Actinomyxid, *Tetractinomyxon intermedium* g. et sp. nov. 1 Textfig. Taf. X. **25**, 240—272.
- (1914), Studies on some sporozoan parasites of Sipunculoids. II. *Dobellia binucleata* n. g., n. sp., a new coccidian from the gut of *Petalostoma minutum* KEFERSTEIN. 1 Textfig., Taf. XVII. **33**, 205—246.
- 
- Jameson, A. Pringle** (1914), A new Phytoflagellate (*Parapolytoma satura* n. g., n. sp.) and its method of nuclear division. 1 Textfig., Taf. III. **33**, 21—44.
- Jollos, Viktor** (1911), Bau und Vermehrung von *Trypanoplasma helcis*. Taf. VI. **21**, 103—110.
- (1911), Studien über parasitische Flagellaten. I. *Monocercomonas cetoniae* n. sp. Taf. XIII. **23**, 311—318.
- (1913), Über die Bedeutung der Conjugation bei Infusorien. Kritische Bemerkungen anlässlich der Untersuchungen von H. S. JENNINGS. **30**, 328—334.
- (1915), WALTER MÜLSOW †. **35**, 324.
- (1916), Neuere Untersuchungen über die Darmamöben des Menschen. (Sammelreferat.) **36**, 364—371.
- (1917), Untersuchungen zur Morphologie der Amöbenteilung. 4 Textfig., Taf. XIII—XVI. **37**, 229—275.
- (1921), Experimentelle Protistenstudien. I. Untersuchungen über Variabilität und Vererbung bei Infusorien. 12 Kurven im Text. **43**, 1—222.
- (1924), Untersuchungen über Variabilität und Vererbung bei Arcellen. 13 Textfig., Taf. X u. XI. **49**, 307—374.
- Joseph, H.** (1918), Untersuchungen über *Lymphocystis* Woodc. Taf. VI—X. **38**, 155—249.
- 
- Kaltenbach, R.** (1915), Die Conjugation von *Ophrydium versatile*. (Vorläufige Mitteilung.) 8 Textfig. **36**, 67—71.
- Khainsky, A.** (1911), Zur Morphologie und Physiologie einiger Infusorien (*Paramaecium caudatum*) auf Grund einer neuen histologischen Methode. 2 Textfig., Taf. I—III. **21**, 1—60.
- (1911), Untersuchungen über Arcellen. (Vorläufige Mitteilung). Taf. XIV u. XV. **21**, 165—185.
- Killian, Charles** (1924), Le cycle évolutif du *Gleodinium montanum* (KLEBS). 2 Textfig., Taf. IV u. V. **50**, 50—66.
- Klarenbeek, A.** (1923), Plaut-Vincentische Angina und das Auftreten der fusiformen Bazillen und der Spirochäten in der Maulhöhle einiger Tiere. **46**, 211—224.

- Klitzke, Max** (1913), Über *Nebela collaris* EHRENBERG. (Vorläufige Mitteilung.) Taf. XIX. **31**, 286—299.
- (1914), Über Wiederconjuganten bei *Paramaecium caudatum*. 3 Textfig., Taf. I u. II. **33**, 1—20.
- (1916), Ein Beitrag zur Kenntnis der Kernentwicklung bei den Ciliaten. 3 Textfig. **36**, 215—235.
- Klug, Gustav** (1923), Zur Frage der Stachelbildung an Desmidiaceenzygoten. 3 Textfig. **46**, 264—266.
- Koehler, Otto** (1922), Über die Geotaxis von *Paramaecium*. 3 Textfig. **45**, 1—94.
- Konsuloff, St.** (1912), Untersuchungen über die Rotatorienparasiten *Bertramia asperspora* FRITSCH. 2 Textfig., Taf. IV. **27**, 48—60.
- Konsuloff, St.** (1914), Über den Rotatorienparasit *Bertramia euchlanis* n. sp. 2 Textfig. **33**, 45—48.
- (1916), Untersuchungen über die Rotatorienparasiten. 9 Textfig. **36**, 353—361.
- (1922), Untersuchungen über *Opalina*. 6 Textfig., Taf. XII u. XIII. **44**, 285—345.
- Krosz, Karl** (1924), Die Rhizopodenfauna des Pferdekotes. **48**, 316—341.
- Kuczynski, Max H.** (1914), Untersuchungen an Trichomonaden. 4 Textfig., Taf. XI—XVI. **33**, 119—204.
- (1917), Über die Teilung der Trypanosomenzelle, nebst Bemerkungen zur Organisation einiger nahestehender Flagellaten. Taf. III u. IV obere Hälfte. **38**, 94—112.
- (1918), *Bacterium proteus* X 19 (WEIL-FELIX) in der Kleiderlaus. 4 Textfig. **38**, 376—391.
- (1919), Über die Teilungsvorgänge verschiedener Trichomonaden und ihre Organisation im allgemeinen. (Zugleich eine Kritik der Arbeit von KOFOID u. SWEZY: Mitosis and multiple fission in Trichomonad flagellates. Proc. Am. Ac. A. a. Sc. Bd. 51. Nr. 8. Nov. 1915.) Taf. VIII—XIV. **39**, 107—146.
- Kudo, R.** (1924), Studies on Microsporidia Parasitic in Mosquitoes. III. On *Thelohania legeri* Hesse (*Th. illinoisensis* Kudo). 1 Textfig., Taf. VII. **49**, 147—162.
- Kühn, Alfred** (1915), Über Bau, Teilung und Encystierung von *Bodo edax* KLEBS. Taf. XX. **35**, 212—255.
- Kuskop, M.** (1924), Bakteriensymbiosen bei Wanzen. (*Hemiptera heteroptera*.) 7 Textfig., Taf. XIV—XVI. **47**, 350—385.
- 
- Léger, Louis** (1911), *Caryospora simplex*, Coccidie monosporée et la classification des Coccidies. 9 Textfig. **22**, 71—88.
- Léger, L. et Duboseq, O.** (1915), Etude sur *Spirocystis nidula* LÉG. et DUB. Schizogregarine du *Lumbriculus variegatus* MÜLL. 4 Textfig., Taf. XIX. **35**, 199—211.
- Leiner, Michael** (1924), Das Glykogen in *Pelomyxa palustris* GREEFF, mit Beiträgen zur Kenntnis des Tieres. 5 Textfig., Taf. X—XII. **47**, 253—307.
- Lepszy, J.** (1923), Über einen neuen Fall von Pseudopodienbildung bei Ciliaten und zwei freischwimmende Vorticellinen. 3 Textfig. **47**, 55—58.
- Lerche, Martin** (1921), Die Coccidiose der Schafe. Taf. XVIII. **42**, 380—399.
- Lermantoff, E.** (1913), Über *Myriospora trophoniae* n. gen., n. sp., ein neues, in *Trophonia plumosa* parasitierendes Coccidium. 4 Textfig., Taf. VIII. **32**, 205—220.
- Levy, Fritz** (1916), Über Copulationsvorgänge (?) bei *Spirochaeta obermeieri*. 1 Textfig. **36**, 362—363.
- Lewis, J. F.** (1913), *Chlorochromonas minuta*, a new Flagellate from Wisconsin. Taf. XII. **32**, 249—256.
- Lindemann, E.** (1919), Untersuchungen über Süßwasserperidineen und ihre Variationsformen. 144 Textfig., Taf. XVII. **39**, 209—262.
- (1923), Eine Entwicklungshemmung bei *Peridinium borgei* und ihre Folgen. 7 Textfig. **46**, 378—382.
- (1923), Neue oder wenig bekannte Protisten. IX. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. VIII. 1. Neue von G. J. Playfair beschriebene Süßwasserperidineen aus Australien, mit kritischen Bemerkungen über ihre systematische Stellung. 24 Textfig. **47**, 109—130.
- (1924), Neue oder wenig bekannte Protisten. X. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. IX. Mitteilungen über nicht genügend bekannte Peridineen. Taf. XXI. **47**, 431—439.

- Lohwag, Heinrich** (1924), Der Übergang von *Clathrus* zu *Phallus*. 7 Textfig. **49**, 237—259.
- Luska, Fr.** (1914), Morphologisch-biologische Untersuchungen über die färbbaren Körnchen im Inhalte des *Micrococcus ochraceus*. Ein experimenteller Beitrag zur Kernfrage bei den Bakterien. Taf. XIX—XXI. **33**, 272—312.
- 
- Mackinnon, Doris L.** (1914), Observations on Amoebae from the Intestine of the Crane-Fly Larva, *Tipula* sp. Taf. XIV u. XV. **32**, 267—277.
- (1914), Alteration of Name. **34**, 340.
- Mansfeld, Karl** (1923), 16 neue oder wenig bekannte marine Infusorien. 16 Textfig. **46**, 97—140.
- Mariani, Giuseppe** (1911), Beitrag zur Aetiologie und Pathogenese des *Molluscum contagiosum* des Menschen und des *Epithelkoma contagiosum* der Vögel. Taf. XVI u. XVII. **21**, 213—221.
- Marzinowsky, E.** (1914), Mitteilung der Malaria-Kommission in Rußland. **35**, 198.
- Mattes, Otto** (1924), Über Lebensweise, Morphologie und Physiologie von *Amoeba sphaeronucleolus* GREEFF und *Amoeba terricola* GREEFF. 10 Textfig., Taf. XVII u. XVIII. **47**, 386—412.
- (1924), Über Chytridinen im Plasma und Kern von *Amoeba sphaeronucleolus* und *Amoeba terricola*. Taf. XIX u. XX. **47**, 413—430.
- Mayer, Martin** (1911), Über ein Halteridium und Leukocytozoon des Waldkauzes und deren Weiterentwicklung in Stechmücken. Taf. XXII u. XXIII. **21**, 232—254.
- (1920), Zur Cystenbildung von *Trichomonas muris*. 6 Textfig. **40**, 290—294.
- Mencl, Em.** (1911), Nachträge zu den Kernstrukturen und Kernäquivalenten bei Bakterien. Taf. XXIV. **21**, 255—262.
- (1911), Die Kernäquivalente und Kerne bei *Azotobacter chroococcum* und seine Sporenbildung. Taf. I. **22**, 1—19.
- Mendeleff-Goldberg, Polina** (1913), Die Immunitätsfrage bei der Trypanosomenkrankheit der Frösche. 9 Textfig., Taf. XVI u. XVII. **31**, 241—276.
- Metalnikow, M. S.** (1914), Les infusoires peuvent-ils apprendre à choisir leur nourriture? **34**, 60—78.
- Meyer, Arthur** (1912), Notiz über das Aussehen der Bakterien im Ultramikroskopo. 4 Textfig. **24**, 76—79.
- Milojević, Borivoje, Dim.** (1924), Zur Entwicklungsgeschichte der *Gregarina cuneata* (F. St.), mit besonderer Berücksichtigung der Entstehung des Geschlechtskerns. 8 Textfig. **50**, 1—26.
- Minchin, E. A.** (1914), Remarks on the nature of the blepharoplasts or basal granules of flagella. **34**, 212—216.
- Mine, U.** (1914), Beiträge zur Kenntnis der Blutparasiten der Vögel in Japan. Taf. XIII u. XIV. **34**, 198—211.
- Moldovan, J.** (1914), Untersuchungen über den Zeugungskreis des *Leukocytozoon ziemannii* (LAVERAN). Taf. XVIII u. XIX. **34**, 249—262.
- Moroff, Theodor** (1911), Untersuchungen über Coccidien. II. *Klossia vitrina*. MOR. 30 Textfig. **23**, 51—70.
- (1915), Zur Kenntnis der Sarkosporidien. 2 Textfig., Taf. XXI—XXIV. **35**, 256—315.
- Mühl, Dorothea** (1921), Beitrag zur Kenntnis der Morphologie und Physiologie der Mehlwurmgregarinen. 14 Textfig., Taf. XI u. XII. **43**, 361—414.
- Mulsow, Karl** (1911), Über Fortpflanzungserscheinungen bei *Monocystis rostrata* n. sp. 8 Textfig., Taf. II—VI. **22**, 20—55.
- Mulsow, Walter** (1913), Die Conjugation von *Stentor coeruleus* und *Stentor polymorphus*. 3 Textfig., Taf. XIX—XXII. **28**, 363—388.
- 
- Nägler, Kurt** (1911), *Prowazekia parva* n. sp., eine weitere freilebende Binucleatenform. Taf. VII. **21**, 111—116.
- (1911), Studien über Protozoen aus einem Almtümpel. I. *Amoeba hartmanni* n. sp. Anhang: Zur Centriolfage. Taf. VII. **22**, 56—70.

- Nägler, Kurt** (1911), Studien über Protozoen aus einem Almtümpel. II. Parasitische Chytridiaceen in *Euglena sanguinea*. Taf. XII. **23**, 262—268.
- (1912), Caryosom und Centriol beim Teilungsvorgang von *Chilodon uncinatus*. Taf. XI. **24**, 142—148.
- (1912), Ein neuartiger Typus der Kernteilung bei *Chilomonas Paramaecium*. 1 Textfig., Taf. XII u. XIII. **25**, 295—315.
- (1912), Die Kern- und Centriolteilung bei Amöben, eine Entgegnung an GLÄSER und zugleich vorläufige Mitteilung über neue Befunde bei Amöbenformen aus dem Schweinedarm. **26**, 435—442.
- (1912), Über Kernteilung und Fortpflanzung von *Monas gelatinosa* n. sp. 1 Textfig., Taf. XV. **27**, 315—326.
- (1914), Über Kernteilung und Fortpflanzung von *Cercobodo agilis* (MOROFF) emend. SENN. Taf. VI. **34**, 133—138.
- Nemeczek, Albin** (1911), Beiträge zur Kenntnis der Myxo- und Microsporidien der Fische. 19 Textfig., Taf. VIII u. IX. **22**, 143—169.
- (1922), Über *Zschokkella rovigensis* spec. nov. Taf. X. **45**, 390—400.
- Neresheimer, Eugen u. Clodi, Carl** (1914), *Ichthyophonus hoferi* PLEHN u. MÜLSOW der Erreger der Taumelkrankheit der Salmoniden. 15 Textfig., Taf. XV—XVII. **34**, 217—248.
- Nieschulz, Otto** (1922), Beiträge zur Kenntnis der Gattung *Eimeria*. I. Über das Taubencoccid. 3 Textfig., Taf. IV. **44**, 71—82.
- (1922), Zur Kenntnis einiger Vogeltrypanosomen. 2 Textfig., Taf. VI u. VII. **45**, 241—263.
- (1922), Über Entamöben des Hausrindes. 1 Textfig. **45**, 410—412.
- (1924), Über *Entamoeba deblickei* mihi, eine Darmamöbe des Schweines. 3 Textfig. **48**, 365—370.
- (1924), Über den Bau von *Giardia caprae* mihi. 4 Textfig. **49**, 278—286.
- Nöller, Wilhelm** (1912), *Entamoeba aulastomi* nov. spec., eine neue parasitische Amöbe aus dem Pferdeegel (*Aulastomum gulo* MOQ.-TAND.) Taf. XIX. **24**, 195—200.
- (1912), Über eine neue Schizogonie von *Lankesterella minima* CHAUSSAT (= *Lankesterella ranarum* LANK). Taf. XX. **24**, 201—208.
- (1912), Die Blutprotozoen des Hamsters (*Cricetus frumentarius* PALL.) und ihre Übertragung. 4 Textfig. **25**, 377—385.
- (1912), Die Übertragungsweise der Rattentrypanosomen durch Flöhe. 5 Textfig. **25**, 386—424.
- (1913), Die Blutprotisten des Wasserfrosches und ihre Übertragung. (Vorläufige Mitteilung.) **28**, 313—316.
- (1913), Die Blutprotozoen des Wasserfrosches und ihre Übertragung. I. Teil. 5 Textfig., Taf. XIII—XV. **31**, 169—240.
- (1914), Die Übertragungsweise der Rattentrypanosomen. II. Teil. 3 Textfig., Taf. XXII u. XXIII. **34**, 295—335.
- (1917), Kritische Bemerkungen zur 4. Auflage von DOFLEIN's Lehrbuch der Protozoenkunde. **37**, 332—352.
- (1920), Die neueren Ergebnisse der *Haemoproteus*-Forschung. Zugleich vorläufige Mitteilung über das Kreuzschnabeltrypanosoma und über Züchtungsversuche an einigen anderen Trypanosomen. **41**, 149—168.
- (1920), Kleine Beobachtungen an parasitischen Protozoen. (Zugleich vorläufige Mitteilung über die Befruchtung und Sporogonie von *Lankesterella minima* CHAUSSAT.) 4 Textfig., Taf. IV—VI. **41**, 169—189.
- (1923), Zur Kenntnis eines Nierencoccids. Der Entwicklungskreis des Coccids der Wasserfroschniere. [*Isospora lieberkühni* (Labbé 1894)]. 7 Textfig. **47**, 101—108.

---

**Ogawa, Masanaga** (1912), Notizen über die blutparasitischen Protozoen bei japanischen Vögeln. Taf. IX. **24**, 119—126.

— (1913), Studien über die Trypanosomen des Frosches. 3 Textfig. Taf. VII. **29**, 248—258.

**Oehler, Rud.** (1916), Amöbenzucht auf reinem Boden. Taf. XII. **37**, 175—190.

— (1919), Flagellaten- und Ciliatenzucht auf reinem Boden. **40**, 16—26.

— (1920), Gereinigte Ciliatenzucht. **41**, 34—49.

- Oehler, Rud.** (1924), Weitere Mitteilungen über gereinigte Amöben- und Ciliatenzucht. **49**, 112—134.
- (1924), Gereinigte Zucht von freilebenden Amöben, Flagellaten und Ciliaten. (Sammelbericht früherer Arbeiten.) **49**, 287—296.
- Ornstein, Otto** (1913), Zur Aetiologie der Amöbenruhr. 10 Textfig. **29**, 78—83.
- 
- Pascher, A.** (1912) Über Rhizopoden- und Palmellastadien bei Flagellaten (Chrysomonaden), nebst einer Übersicht über die braunen Flagellaten. 7 Textfig., Taf. IX. **25**, 153—200.
- (1916), Studien über die rhizopodiale Entwicklung der Flagellaten. (Einleitung und I. Teil.) 14 Textfig., Taf. VII—IX. **36**, 81—117.
- (1916), Über eine neue Amöbe—*Dinamoeba (varians)* — mit dinoflagellatenartigen Schwärmern. (Der Studien über die rhizopodiale Entwicklung der Flagellaten II. Teil.) 4 Textfig., Taf. X. **36**, 118—136.
- (1916), Rhizopodialnetze als Fangvorrichtung bei einer plasmodialen Chrysomonade. (Der „Studien über die rhizopodiale Entwicklung der Flagellaten“ III. Teil.) 6 Textfig., Taf. II. **37**, 15—30.
- (1916), Fusionsplasmodien bei Flagellaten und ihre Bedeutung für die Ableitung der Rhizopoden von den Flagellaten. (Der „Studien über die rhizopodiale Entwicklung der Flagellaten“ IV. Teil.) 20 Textfig., Taf. III. **37**, 31—64.
- (1916), Undulierende Saumgeißeln bei einer grünen Flagellate. 8 Textfig. **37**, 191—197.
- (1916), Drei Anregungen für die Darstellung der Protistenuntersuchungen. 1 Textfig. **37**, 198—203.
- (1917), Flagellaten und Rhizopoden in ihren gegenseitigen Beziehungen. Versuch einer Ableitung der Rhizopoden. 65 Textfig. **38**, 1—88.
- (1922), Neue oder wenig bekannte Protisten I. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. I. 14 Textfig. **44**, 120—132.
- (1922), Neue oder wenig bekannte Protisten. II. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. II. 10 Textfig. **44**, 133—142.
- (1922), Neue oder wenig bekannte Protisten. III. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. III. 13 Textfig. **44**, 397—407.
- (1922), Neue oder wenig bekannte Protisten. IV. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. IV. Neubeschriebene Dinoflagellaten. 21 Textfig. **45**, 133—149.
- (1922), Neue oder wenig bekannte Protisten. V. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. V. 11 Textfig. **45**, 264—272.
- (1922), Neue oder wenig bekannte Protisten. VII. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. VI. 2 Textfig., (40 Einzelfig.) **45**, 431—439.
- (1923), Neue oder wenig bekannte Protisten. VIII. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. VII. 8 Textfig., 28 Einzelfig. **46**, 141—147.
- (1924), Zur Homologisierung der Chrysomonadencysten mit den Endosporen der Diatomeen. (Mit einem Anhang „über typische und atypische Chrysomonadencysten“). 4 Textfig. **48**, 196—203.
- (1924), Neue oder wenig bekannte Protisten. XIII. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. XII. 19 Textfig. **48**, 492—508.
- (1925), Neue oder wenig bekannte Protisten. XV. Neue oder wenig bekannte Flagellaten. XIII. 16 Textfig. **50**, 486—510.
- Pénard, Eugène** (1912), Nouvelles Recherches sur les Amibes du groupe *Terricola*. 59 Textfig. **28**, 78—136.
- (1914), Sur quelques Tentaculifères muscicoles. 19 Textfig. **34**, 277—294.
- Perekopoff, G. J.** (1914), Über Kulturen der tropischen Fiebers (*Malaria tropica*). Taf. XIII—XV. **35**, 139—153.
- Peterschilka, Franz** (1922), Kernteilung und Pyrenoidvermehrung bei *Mongotia*. (Zur Cytologie der Chlorophyten. I.) Taf. II. **45**, 153—162.
- (1923), Beitrag zur Kernteilung und Parthenosporenbildung von *Spirogyra mirabilis* Kürz. (Zur Cytologie der Chlorophyten. II.) 8 Textfig., Taf. IX u. X. **46**, 163—165.
- (1924), Über die Kernteilung und die Vielkernigkeit und über die Beziehungen zwischen Epiphytismus und Kernzahl bei *Rhizoclonium hieroglyphicum* Kürz. (Zur Cytologie der Chlorophyten. III.) 5 Textfig., Taf. XIII. **47**, 325—349.

- de Petschenko, Boris** (1911), *Drepanospira Müllerei* n. g., n. sp. parasite des paraméciums., contribution à l'étude de la structure des bactéries. 56 Textfig. **22**, 248—298.
- (1913), Sur le cycle évolutif de *Chlamydothrix ochracea* (Kütz.) MIG.; contribution à l'étude de la structure des bactéries. II. 5 Textfig., Taf. XIV—XVI. **28**, 239—312.
- (1913), Sur l'appareil locomoteur de *Chromatium okenii* (EHRBG.) PERTY. Contribution à l'étude de la structure des bactéries. III, 4 Textfig., Taf. X u. XI. **32**, 229—248.
- Pierantoni, Umberto** (1913), Struttura ed evoluzione dell'organo simbiotico di *Pseudococcus citri* Risso e ciclo biologico del *Coccidomyces dactylopii* BUCHNER. Taf. XX—XXII. **31**, 300—316.
- Plehn, M.** (1917), KARL MULSOW †. **38**, 131—133.
- Poche, Franz** (1913), Das System der Protozoa. 1 Textfig. **30**, 125—321.
- (1916), Die Verwandtschaftsbeziehungen der vermeintlichen Gregarine *Microtaeniella clymenellae* CALK. **37**, 6—14.
- Popoff, Methodi** (1911), Über den Entwicklungszyklus von *Amoeba minuta* n. sp. Anhang: Über die Teilung von *Amoeba* sp. 7 Textfig., Taf. XIII u. XIV. **22**, 197—223.
- (1912), Über die geschlechtliche Fortpflanzung von *Euglypha alveolata* DUJ. 8 Textfig., Taf. I u. II. **25**, 8—26.
- Pratje, Andre** (1921), *Noctiluca miliaris* SURIRAY. Beiträge zur Morphologie, Physiologie und Cytologie. I. Morphologie und Physiologie. (Beobachtungen an der lebenden Zelle.) 9 Textfig., Taf. I—V. **42**, 1—98.
- (1921), Die verwandtschaftlichen Beziehungen der Cystoflagellaten zu Dinoflagellaten. Zugleich ein Referat über Kofoed's neue *Noctiluca*-Arbeit (1920). **42**, 422—438.
- Prell, Heinrich** (1921), Zur Theorie der sekretorischen Ortsbewegung. I. Die Bewegung der Cyanophyceen. 11 Textfig. **42**, 99—156.
- (1921), Zur Theorie der sekretorischen Ortsbewegung. II. Die Bewegung der Gregarinen. **42**, 157—175.
- Pringsheim, Ernst G.** (1917), Zur Physiologie endophytischer Cyanophyceen. **38**, 126—130.
- (1924), Beiträge zur Kenntnis der Festigungseinrichtungen bei *Chorda filum*. 14 Textfig. **47**, 308—317.
- v. Prowazek, S.** (1911), Beitrag zur *Entamoeba*-Frage. 1 Textfig., Taf. XVII. **22**, 345—350.
- (1911), IV. Zur Kenntnis der Flagellaten des Darmtrakts. 16 Textfig. **23**, 96—100.
- (1912), *Entamoeba*. 6 Textfig. **25**, 273—274.
- (1912), Weiterer Beitrag zur Kenntnis der Entamoeben. VI. 8 Textfig., Taf. XVIII. **26**, 241—249.
- (1912), Beiträge zur Kenntnis der Protozoen und verwandten Organismen von Sumatra (Deli). 1 Textfig., Taf. XIX—XXI. **26**, 250—274.
- (1913), Notiz zur *Herpetomonas*-Morphologie sowie Bemerkung zu der Arbeit von WENYON. **31**, 37—38.
- (1913), Studien zur Biologie der Protozoen. VI. 7 Textfig., Taf. V. **31**, 47—71.
- (1913), Aus dem Nachlaß von FRITZ SCHAUDINN. Taf. VI u. VII. **31**, 72—76.
- (1915), Zur Morphologie und Biologie von *Colpidium colpoda*. 14 Textfig. **36**, 72—80.
- (1916), Zur Konjugation von *Loxoecephalus*. Aus dem Nachlaß von S. v. PROWAZEK herausgegeben von KURT BEHREND. Taf. I. **37**, 1—5.
- Puschkarew, B. M.** (1913), Über die Vorbereitung der Süßwasserprotozoen durch die Luft. 5 Textfig., Taf. XVII u. XVIII. **28**, 323—362.
- 
- Reich, Felix** (1912), Das Kaninchencoccid *Eimeria stiedae* (LINDEMANN 1865), nebst einem Beitrage zur Kenntnis von *Eimeria falciformis* (EIMER. 1870). 13 Textfig., Taf. I—IV. **28**, 1—42.
- Reichenow, Eduard** (1920), Den Wiederkäufer-Infusorien verwandte Formen aus Gorilla und Schimpanse. 3 Textfig., Taf. I u. II. **41**, 1—33.
- (1921), Die Hämooccidien der Eidechsen. Vorbemerkungen und I. Teil: Die Entwicklungsgeschichte von *Karyolysus*. 17 Textfig., Taf. VI—XIII. **42**, 179—291.
- (1922), Intracelluläre Symbionten bei blutsaugenden Milben und Egel. 8 Textfig. **45**, 95—116.

- Reuling, Fritz** (1921), Zur Morphologie von *Trichomonas vaginalis* Donné. 4 Skizzen, Taf. XV. **42**, 347—363.
- Reuling, F. u. Rodenwaldt, E.** (1921), *Giardia—Lambliä?* 2 Textfig. **42**, 337—346.
- Rodhain, J., Pons, C., Vandenbranden, F. u. Bequaert, J.** (1913), Notes sur quelques hématozoaires du Congo belge. 5 Textfig., Taf. VIII. **29**, 259—278.
- Root, F. M.** (1914), Reproductions and Reactions to food in the Suctorian, *Podophrya collini* n. sp. 11 Textfig. **35**, 164—196.
- Rosenbusch, F. u. Gonzalez, R.** (1925), Beitrag zum Studium der *Tristeza*. 8 Kurven im Text. **50**, 443—485.
- Roudsky, D.** (1913), A propos de la note de M. ALEXEIEFF intitulée: introduction à la révision de la famille des *Herpetomonadidae*. **29**, 342—343.
- (1913), Réponse a Monsieur ALEXEIEFF. **30**, 326—327.
- 
- Sahrhage, Heinrich** (1916), Über die Organisation und den Teilungsvorgang des Flaschentierchens (*Folliculina ampulla*). Taf. X u. XI. **37**, 139—174.
- Schaeffer, A. A.** (1916), Notes on the specific and other characters of *Amoeba proteus* PALLAS (LEIDY), *Amoeba discoides* spec. nov. and *Amoeba dubia* spec. nov. 8 Textfig. **37**, 204—228.
- Schaudinn-Medaille.** Mitteilung betreffend Verleihung. **26**, 500.
- Scherffel, A.** (1911), Beitrag zur Kenntnis der Chrysomonadineen. Taf. XVI. **22**, 299—344.
- (1912), Zwei neue, trichocystenartige Bildungen führende Flagellaten. Taf. VI. **27**, 94—128.
- (1924), Über die Cyste von Monas. 6 Textfig. **48**, 187—195.
- Schiffmann, Olga** (1919), Über die Fortpflanzung von *Gregarina blattarum* und *Gregarina cuneata*. 5 Textfig., Taf. IV. **40**, 76—96.
- Schiller, J.** (1916), Über neue Arten und Membranverkieselung bei *Meringosphaera*. (Ergebnisse der vom „Verein zur Förderung der naturwissenschaftlichen Erforschung der Adria in Wien“ unternommenen Fahrten Nr. 6 der Botan. Publikationen.) 9 Textfig. **36**, 198—214.
- (1916), Eine neue kieselschalige Protophyten-Gattung aus der Adria. (Ergebnisse der vom „Verein zur Förderung der naturwissenschaftlichen Erforschung der Adria in Wien“ unternommenen Kreuzungen auf S. M. S. „Najade“ in der Adria. Nr. 9 der Botanischen Arbeiten.) 5 Textfig. **36**, 303—310.
- (1918), Über neue *Prorocentrum-* und *Exuviella*-Arten aus der Adria. 12 Textfig., 1 Kartenskizze. **38**, 250—262.
- Schilling, Claus** (1921), Eine polymorphkernige Amöbe. 3 Textfig. **42**, 292—298.
- Schilling, Claus u. Schreck, Hans** (1914), Trypanosomen-Studien. 19 Textfig. **35**, 1—23.
- Schindera, Maximilian** (1922), Beiträge zur Biologie, Agglomeration und Züchtung von *Trypanoplasma heliciis* Leidy. 3 Textfig., Taf. V. **45**, 200—240.
- Schireh, Paul** (1914), Beiträge zur Kenntnis des Lebenscyclus von *Arcella vulgaris* EHRLG. und *Pelomyxa palustris* GREEFF. 12 Textfig., Taf. XVIII. **33**, 247—271.
- Schmid, Günther** (1921), Bemerkungen zu *Spirulina* Turp. **43**, 463—466.
- Schmidt, Hans** (1913), Faunistische und entwicklungsgeschichtliche Studien an Sarcodinen der Umgegend von Bonn. 6 Textfig., Taf. V u. VI. **29**, 203—247.
- Schmidt, Wilhelm** (1920), Untersuchungen über *Octomitus intestinalis truttae*. **40**, 253—289.
- Schmidt, W. J.** (1920), *Sphaerobactrum Warduae*, ein kettenbildender Ciliat. Taf. XIX. **40**, 230—252.
- Schneider, Hans** (1924), Kern und Kernteilung bei *Ceratium tripos*. 4 Textfig., Taf. XIII. **48**, 302—315.
- Schreiber, Karl** (1914), Herstellung und Abgabe von Nährgelatine zu Wasseruntersuchungen durch die Königliche Landesanstalt für Wasserhygiene zu Berlin-Dahlem. **32**, 407—409.
- Schulz, Martin** (1924), Die Kernteilung von *Leptomonas fasciculata*, nebst einem Vergleich mit der Kernteilung bei *Leishmania donovani*. Taf. IX. **49**, 216—236.
- Schüssler, Hermann** (1911), *Chlamydothryx schaudinni* n. sp. (Vorläufige Mitteilung.) 3 Textfig. **22**, 366—369.

- Schüssler, Hermann** (1917), Cytologische und entwicklungsgeschichtliche Protozoenstudien: I. Über die Teilung von *Scytomonas pusilla* STEIN. (Aus dem Nachlaß von HERMANN SCHÜSSLER † herausgegeben von MAX HARTMANN.) 1 Textfig., Taf. V. **38**, 117—125.
- Schuermans Stekhoven, jr., J. H.** (1919), Die Sexualität der Myxosporidien. 5 Textfig., Taf. II u. III. **40**, 27—75.
- (1919), Die Teilung des *Trypanosoma brucei* PLIMMER u. BRADFORD. Taf. XIII u. XIV. **40**, 158—180.
- (1920), Myxosporidienstudien. II. Die multiplikative und propagative Entwicklung der Myxosporidien. 3 Textfig., Taf. IX—XIII. **41**, 249—307.
- (1920), Über einige Myxosporidien des Stichlings. Taf. XV. **41**, 321—329.
- (1920), Die Gattung *Myxobolus*. (Übersicht.) **41**, 330—340.
- Skwortzow, B. W.** (1924), Farblose Euglenaceen aus Nord-Mandschurei (China). 2 Textfig. **48**, 180—186.
- Smith, Gilbert Morgan** (1914), The cell structure and colony formation in *Scenedesmus*. Taf. XVI u. XVII. **32**, 278—297.
- Sokolow, B.** (1912), Studien über die Physiologie der Gregarinen. 14 Textfig. **27**, 260—314.
- (1913), *Cystobia intestinalis* nov. sp. 2 Textfig., Taf. IX. **32**, 221—228.
- (1924), Das Regenerationsproblem bei Protozoen. 15 Textfig., Taf. VIII u. IX. **47**, 143—252.
- Sondheim, Maria** (1915), Über *Actinophrys oculata* STEIN. Taf. V u. VI. **36**, 52—66.
- Speeth, Caroline** (1919), Über Kernveränderungen bei *Actinosphaerium* in Hunger- und Encystierungskulturen. 5 Textfig., Taf. XV u. XVI. **40**, 181—220.
- Spek, Josef** (1923), Über den physikalischen Zustand von Plasma und Zelle der *Opalina ranarum* (Purk. et Val.) Taf. XI. **46**, 166—202.
- Stempell, W.** (1919), Untersuchungen über *Leptotheca coris* n. sp. und das in dieser schmarotzende *Nosema marionis* THÉL. 1 Textfig., Taf. V—XII. **40**, 113—157.
- (1921), Haplosporidienstudien. I. Neue und wenig bekannte Parasiten aus *Herpetocypris strigata* O. F. MÜLL. 5 Textfig. **42**, 307—318.
- (1921), Haplosporidienstudien. II. Über *Bertramia beauchampi* n. sp. aus *Conochilus volvox* EHRLG. 18 Textfig. **43**, 355—360.
- (1924), Weitere Beiträge zur Physiologie der pulsierenden Vakuole von *Paramaecium*. I. Lyotrope und cytotrope Reihen. 1 Textfig., 1 Tabelle. **48**, 342—364.
- Stern, Curt** (1924), Untersuchungen über Acanthocystideen. 20 Textfig., Taf. XVI—XX. **48**, 436—491.
- Stolte, Hans-Adam** (1922), Der Einfluß der Umwelt auf Macronucleus und Plasma von *Stentor coeruleus* EHRLG. Ein experimenteller Beitrag zur Frage der Kernplasmabeziehungen. 30 Textfig., 10 Tabellen. **45**, 344—389.
- (1924), Morphologische und physiologische Untersuchungen an *Blepharisma undulans* STEIN. (Studien über den Formwechsel der Infusorien.) 53 Textfig., Taf. X—XII. **48**, 245—301.
- Sun, A.** (1912), Experimentelle Studien über Infusorien. (Vorläufige Mitteilung.) Taf. XI. **27**, 207—218.
- Swarzewsky, B.** (1914), Über den Lebenscyclus einiger Haplosporidien. 10 Textfig., Taf. IV—VIII. **33**, 49—108.
- Swellengrebel, N. H.** (1913), Zur Kenntnis der Sporenbildung bei den Bakterien. Taf. XVIII. **31**, 277—285.
- (1914), Zur Kenntnis der Entwicklungsgeschichte von *Isospora bigemina* (STILLES). Taf. XX—XXIII. **32**, 379—392.
- (1917), Über die Cystenbildung der *Chilomastix mesnili* WENYON. 1 Textfig., Taf. I u. II. **38**, 89—93.
- 
- Teichmann, Ernst** (1911), Über die Teilungen der Keime in der Cyste von *Sarcocystis tenella*. Taf. XV. **22**, 239—247.
- Teichmann, E. u. Braun, H.** (1911), Über ein Protozoentoxin (Sarkosporidiotoxin). **22**, 351—365.
- Thomsen, Ricardo** (1922), Einiges über die Morphologie von *Folliculina boltoni*. 17 Textfig. **44**, 83—98.

- Tobler, Gertrud** (1913), Die Synchronytrien. Studien zu einer Monographie der Gattung. Taf. X—XIII. **28**, 137—238.
- du Toit, P. J.** (1919), Zur Systematik der Piroplasmen. 10 Textfig. **39**, 84—104.
- Tönniges, C.** (1914), Die Trichocysten von *Frontonia leucas* (EHRBG.) und ihr chromidialer Ursprung. Ein Beitrag zur Chromidialtheorie. 23 Textfig., Taf. XVIII u. XIX. **32**, 298—378.
- Trinci, Giulio** (1916), „*Orcheocystis lacertae*“, nuovo Telosporidio (Aggregatario?) parassita del testicolo di *Lacerta*: fasi schizogoniche; nuclei polienergid; duplicita cromatica nucleare. Taf. XXII. **36**, 311—352.
- Troitzkaja, O. V.** (1924), Zur Morphologie und Entwicklungsgeschichte von *Uroglenopsis americana* (CALKINS) LEMMERUM. 1 Textfig. **49**, 260—277.
- Tschenzoff, Boris** (1916), Die Kernteilung bei *Euglena viridis* EHRBG. 2 Textfig., Taf. XI u. XII. **36**, 137—173.
- Tyzzar, E. E.** (1912), *Cryptosporidium parvum* (sp. nov.), a Coccidium found in the small intestine of the Common Mouse. Taf. XXII—XXIII. **26**, 394—412.

- v. Ubisch, Magda** (1913), Ein Beitrag zur Kenntnis der Gattung *Lagenophrys*. 51 Textfig., Taf. I. **29**, 39—77.

- Visentini, Arrigo** (1913), Gli emoparassiti della talpa in Italia. (Nota preventiva.) Taf. XIII. **32**, 257—266.
- Vonwiller, Paul** (1913), Über den Bau der Amöben. Taf. XXIII. **28**, 389—410.
- (1918), Über den Bau des Plasmas der niedersten Tiere. 12 Textfig., Taf. XI. **38**, 279—323.
- (1919), Über den Bau des Plasmas der niedersten Tiere. II. *Lycogala epidendron*. 3 Textfig., Taf. I. **40**, 1—15.
- von Voss, Hermann** (1921), *Monocystis naidis* n. sp., eine neue Cölomgregarine der Oligochäten. **42**, 176—178.
- (1922), Zur Kenntnis von *Monocystis naidis*. Taf. XI. **44**, 214—218.

- Wenyon, C. M.** (1913), Observations on *Herpetomonas muscae domesticae* and some allied flagellates. With special reference to the structure of their nuclei. 6 Textfig., 1 Diagramm, Taf. I—III. **31**, 1—36.
- Weissenberg, Richard** (1921), Zur Wirtsgewebsableitung des Plasmakörpers der *Glugea anomala*-Cysten. Taf. XIX. **42**, 400—421.
- Wermel, E.** (1924), Beschreibung neuer Flagellaten aus Rußland. 9 Textfig. **48**, 204—206.
- (1924), Zur Biologie der Flagellaten eines Moortümpels. 2 Textfig. **48**, 207—212.
- Wherry, Wm. B.** (1913), Studies on the Biology of an Amoeba of the *Limax* Group. *Vaklkampfia* sp. Nr. I. 8 Textfig., Taf. VIII u. IX. **31**, 77—94.
- Whitmore, Eugene R.** (1911), *Prowazekia asiatica*. (Syn. *Bodo asiaticus* CASTELLANI u. CHALMERS.) 1 Textfig., Taf. XVIII. **22**, 370—378.
- (1911), Parasitäre und freilebende Amöben aus Manila und Saigon und ihre Beziehungen zur Dysenterie. 3 Textfig. **23**, 71—80.
- (1911), Studien über Kulturamöben aus Manila. Taf. III u. IV. **23**, 81—95.
- Wiener, Emil** (1919), Amöbenfärbung. **39**, 105—106.
- Wiesner, Hans** (1912) Zur Systematik adriatischer Nubecularien, Spiroloculinen, Miliolinen und Biloculinen. 4 Textfig. **25**, 201—239.
- Woodcock, H. M.** (1914), On the occurrence in certain cases of a definite transmissive phase of a Trypanosome in the Vertebrate host. **35**, 197—198.
- Woodruff, L. L.** (1911), Two Thousand Generations of *Paramaecium*. Taf. XXV—XXVII. **21**, 263—266.

- Yakimoff, W. L.** (1912), Trypanosomes parasites du sang des Poissons marins. Taf. I. **27**, 1—8.
- Yakimoff, W. L.** u. **Kohl-Yakimoff, Nina** (1912), *Toxoplasma canis* (MELLO). Taf. IX u. X. **27**, 195—206.
- Yakimoff, W. L.**, **Stolnikoff, W. J.** u. **Kohl-Yakimoff, Nina** (1912), Contribution à l'étude de l'*Achromaticus vesperuginis* (DIONISI). Taf. V—VII. **24**, 60—75.
- Yamasaki, Shigeru** (1924), Über *Leptomonas ctenocephali*, *Trypanosoma lewisi* und pathogene Trypanosomenarten im Hundefloh. 5 Textfig., Taf. VIII. **48**, 136—179.
- 

- Zuelzer, Margarete** (1912), Über *Spirochaeta plicatilis* EHRBG. und deren Verwandtschaftsbeziehungen. 2 Textfig., Taf. I—IV. **24**, 1—59.
- Zweibaum, Jules** (1912), La conjugaison et la différenciation sexuelle chez les Infusoires (ENRIQUES u. ZWEIBAUM). V. Les conditions nécessaires et suffisantes pour la conjugaison du *Paramaecium caudatum*. 3 Textfig. **26**, 275—393.
- Zweibaum, Juliusz** (1922), Ricerche sperimentali sulla coniugazione degli Infusori. I. Influenza della coniugazione sull'assorbimento dell'  $O_2$  nel *Paramaecium caudatum*. 2 Textfig. **44**, 99—114.
- (1922), Ricerche sperimentali sulla coniugazione degli Infusori. II. Influenza della coniugazione sulla produzione dei materiali di riserva nel *Paramaecium caudatum*. Taf. XVI u. XVII. **44**, 375—396.
-

## 2. Verzeichnis der Referate.

Der Name des Referenten ist in Klammern gesetzt.

Die Bemerkung: [N. P.] bedeutet, daß die betreffende Arbeit nicht in extenso referiert, sondern nur im Rahmen einer zu der Reihe „Neue oder wenig bekannte Protisten“ gehörigen Abhandlung berücksichtigt wird.

- Akashi, M.** (1913), I. Studien über die Morphologie und Entwicklung der *Entamoeba coli* LÖSCH. emend. SCHAUDINN in Japan. II. Studien über die Ruhramöben in Japan und Nordchina. Arch. f. Schiffs- und Tropenhyg. Bd. 17. Beiheft 8. 1913. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- Alexeieff, A.** (1911), Sur les „Kystes de *Trichomonas intestinalis*“ dans l'intestin des Batraciens. Bull. Scient. France et Belgique. 7<sup>e</sup> Sér. Bd. 44. 1911. (KURT NÄGLER.) **24**, 87.
- Alverdes, F.** (1922), Studien an Infusorien über Flimmerbewegung, Lokomotion und Reizbeantwortung. Arb. a. d. Gebiet der exper. Biol., herausg. von Prof. Dr. J. Schaxel, Heft 3. Berlin 1922 (Gebr. Borntraeger). (K. BĚLAŘ.) **46**, 148—150.
- Arnaudow, Nikola** (1918—1919), Zur Morphologie und Biologie von *Zoopagus insidians* SOMMERSTORFF. Jahrbücher der Sofianer Univ. XV—XVI 1918—1919: bulgarisch. (CZURDA.) **47**, 139.
- (1923), Ein neuer Rädertiere (Rotatoria) fangender Pilz. (*Sommerstorffia spinosa* nov. gen. nov. sp.) Flora 1923. Bd. 116. (CZURDA.) **47**, 140.
- Auerbach, M.** (1910), Die Cnidosporidien (Myxosporidien, Actinomyxidien, Microsporidien). Eine monographische Studie. Leipzig, Werner Klinkhardt, 1910. (ERDMANN.) **23**, 319—321.
- (1911), Untersuchungen über *Henneguya psorospermica* THEL. Sonderabdruck aus dem 24. Band der Verhandlungen des naturwissenschaftlichen Vereins Karlsruhe 1911. (ERDMANN.) **23**, 323.
- (1911), Über unsere Kenntnisse über die geographische Verbreitung der Myxosporidien. Zool. Jahrb. Bd. 30. Heft 5. (ERDMANN.) **23**, 324.
- 
- Bachmann** (1911), Beiträge zur Algenflora des Süßwassers von Westgrönland. Mitteil. der naturf. Ges. Luzern 1921. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 93.
- (1923), Charakterisierung der Planktonvegetation des Vierwaldstättersees. Verh. naturf. Ges. Basel (Festband) 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 93.
- Baitsell, Alfred** (1912), Experiments on the Reproduction of the Hypotrichous Infusoria. I. Conjugation between closely related Individuals of *Stylonychia pustulata*. Journal of Experimental Zoology. Bd. 13. 1912. (ERDMANN.) **28**, 415.
- Bass, C. C. u. Johns, F. M.** (1912), The cultivation of Malarial Plasmodia (*Plasmodium vivax* and *Plasmodium falciparum*) in vitro. Journal of Experimental Medicine. Bd. 16. 1912. (OLPP.) **27**, 327.
- Bastin, A.** (1919), Contribution à l'étude des Gregarines monocystidées. Bull. biol. de la France et de la Belgique. Bd. 53. 1919. (K. BĚLAŘ.) **42**, 444.
- Boeck, W. C.** (1917), Mitosis in *Giardia microti*. Univ. of Calif. public. in zool. Bd. 18. 1917. (K. BĚLAŘ.) **44**, 270.
- (1919), Studies on *Giardia microti*. Univ. of Calif. public. in zool. Bd. 19. 1919 (K. BĚLAŘ.) **44**, 271.

- Boresch, K.** (1912), Die Färbung der Cyanophyceen und Chlorophyceen in ihrer Abhängigkeit vom Stickstoffgehalt des Substrates. Jahrb. f. wiss. Botanik. Bd. 52. 1912. (NIENBURG.) **36**, 237.
- (1920), Ein neuer die Cyanophyceenfarbe bestimmender Faktor. Ber. d. Deutsch. Bot. Ges. Bd. 38. 1920. (K. BORESCH.) **43**, 485.
- (1921), Ein Fall von Eisenchlorose bei Cyanophyceen. Zeitschr. f. Bot. Bd. 13. 1921. (K. BORESCH.) **43**, 485.
- (1922), Über die Pigmente der Alge *Palmellococcus miniatus* CHODAT var. *porphyra* WILLE. Berichte der Deutsch. Bot. Gesellschaft. Bd. 40. 1922. (A. PASCHER.) **49**, 136.
- Boye, P.** (1923), Freshwater Cyanophyceae of Iceland in: Botany of Iceland 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 112.
- Bresslau, E.**<sup>1)</sup>, *Systylis Hoffi* n. g. n. sp., eine neue Vorticellide. 1. Mitteilung über die Tierwelt kurzfristiger Wasseransammlungen. („Rasenaufgüsse“.) Biol. Zentralbl. Bd. 39. (J. GROSS.) **40**, 110.
- Brug, S. L.** (1919), *Endolimax Williamsi*: The amoeboid form of the iodine-cysts. The Indian Journal of medical research. Bd. 6. Nr. 3. 1919. (K. BĚLAŘ.) **42**, 302.
- Buder, Johannes** (1915), Zur Kenntnis des *Thiospirillum jenense* und seiner Reaktionen auf Lichtreize. Jahrb. f. wiss. Bot. Bd. 56. 1915. (G. NIENBURG.) **38**, 275.
- (1916), Zur Frage des Generationswechsels im Pflanzenreiche. Ber. d. Deutsch. Bot. Gesellsch. Bd. 34. 1916. (G. TISCHLER.) **38**, 149—152.
- (1917), Zur Kenntnis der phototaktischen Richtungsbewegungen. Jahrb. f. wiss. Bot. Bd. 58. 1917. (NIENBURG.) **38**, 392—394.
- (1919), Zur Biologie des Bakteriopurpurs und der Purpurbakterien. Jahrb. f. wiss. Bot. Bd. 58. 1919. (K. BORESCH.) **42**, 444—446.
- Burgeff, H.** (1914), Untersuchungen über Variabilität, Sexualität und Erblichkeit bei *Phycomyces nitens* KUNTZE. I. Flora. Bd. 107. 1914. (G. TISCHLER.) **38**, 269—272.
- (1915), Untersuchungen über Variabilität, Sexualität und Erblichkeit bei *Phycomyces nitens* KUNTZE. II. Flora. Bd. 108. 1915. (G. TISCHLER.) **38**, 269—272.
- 
- Calkins, G. N.** (1911), Regeneration and Cell-Division in *Uronychia*. Journ. of Experimental Zoology. Bd. 10. 1911. (ERDMANN.) **23**, 411.
- (1911), Effects produced by cutting Paramecium cells. Biological Bulletin. Bd. 21. 1911. (ERDMANN.) **28**, 412.
- Carter, N.** (1919), *Trachelomonas inconstans*, a new flagellate. The new Phytologist. Bd. 18. 1919. (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 269.
- (1919), The cytology of the Cladophoraceae. Annals of Botany. Bd. 33. 1919. (F. PETERSCHILKA.) **45**, 440.
- (1922), A systematic Account of the plants collected in New Caledonia and the Isles of Pines by Mr. R. H. Compton in 1914, p. III. Cryptogames, Freshwater algae, pl. 4. Journal Linn. Society 1922. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 92.
- Chagas, C.**<sup>1)</sup>, Über eine neue Trypanosomiasis des Menschen. Mem. d. Inst. Oswaldo Cruz. Bd. 1. Heft 2. (V. JOLLOS.) **22**, 226—228.
- <sup>1)</sup>, Cytologische Studien über *Adelea hartmanni*, ein neues Coccidium aus dem Darms von *Dysdercus ruficollis* L. Memoria do Instituto Oswaldo Cruz. Bd. 1. (V. JOLLOS.) **23**, 196.
- Chatton, Edouard** (1914), Les cnidocystes du Peridinien *Polykrikos schwartzii* BÜTSCHLI. Structure. Fonctionnement. Autogenese. Homologie. Arch. de Zool. expér. et gén. Bd. 54. 1914. (K. BĚLAŘ.) **42**, 440.
- <sup>1)</sup>, Essai sur la structure du noyau et la mitose chez les Amœbiens. Faits et théories. Arch. d. Zool. expér. Série 5. Bd. 5. (V. JOLLOS.) **23**, 195.
- Chatton, E. u. Pérard, C.** (1921), Les *Nicollellidae*, infusoires intestinaux des Gondis et des Damans. Et le „cycle évolutif“ des ciliés. Bull. biol. de la France et de la Belgique. Bd. 55. 1921. (K. BĚLAŘ.) **44**, 281—283.

- Chatton, E. et Roubaud, E.<sup>1)</sup>**, Sporogonie d'une hémogrégarine chez une tsétsé (*Glossina palpalis* R. DESV.) Bull. de la Soc. de Pathol. exotique. Bd. 6. (W. MULSOW.) **33**, 317.
- Chodat, R.** (1915), Le Jardin alpin et le laboratoire de biologie alpine de la Linnaea a Bourg-Saint-Pierre (Valais). Bull. soc. bot. Genève. II. série. Bd. 7. 1915. (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 401.
- (1919), Sur une Glaucocystis et sa position systematique. Bull. de la Société Botanique de Genève. 2. sér. Bd. 11. 1919. (A. PASCHER.) **43**, 481.
- (1921), Algues de la region du Grand St. Bernard. Bull. soc. bot. Genève<sup>2)</sup>. (1921.) (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 397.
- (1921), Matériaux pour l'histoire des Algues de la Suisse. Bull. de la soc. Bot. de Genève<sup>2)</sup>. 1921. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 108.
- Matériaux pour l'histoire des Algues de la Suisse. V. Quelques nouvelles espèces des Flagellées colorées et d'Algues vertes. Bull. soc. bot. de Genève<sup>2)</sup>. (A. PASCHER.) [N. P.] **48**, 492.
- Cholodny, N.** (1914), Zur Morphologie der Eisenbakterien *Gallionella* und *Spirophyllum*. Ber. d. Deutsch. Bot. Gesellsch. Bd. 32. (1914.) (A. PASCHER.) **48**, 516.
- (1922), Über Eisenbakterien und ihre Beziehungen zu den Algen. Ber. d. Deutsch. Bot. Gesellsch. Bd. 40 (1922.) (A. PASCHER.) **48**, 518—521.
- (1923), Über die eisenspeichernden Flagellaten *Spongomonas* und *Anthophysa*. (Russisch mit deutschem Resumé.) Arch. d. Soc. Russ. de Protistologie. Bd. II. (1923.) (A. PASCHER.) **48**, 517.
- Claussen, P.** (1912), Zur Entwicklungsgeschichte der Ascomyceten. *Pyronema confluens*. Zeitschr. f. Bot. 4. Jahrg. 1912. (F. SCHNEIDER.) **28**, 418.
- Collin, Bernard<sup>1)</sup>**, Etude morphologique sur les Acinétiens. I. Recherches expérimentales sur l'étendue des variations et les facteurs tératogènes. Arch. de Zool. expér. et gén. 5 série. Bd. 8. (M. v. UBISCH.) **29**, 308.
- <sup>1)</sup>, Etude monographique sur les Acinétiens. II. Morphologie, Physiologie, Systematique. Arch. de Zool. expér. et gén. Bd. 51. (Referent nicht angegeben.) **29**, 309.
- Conrad, W.** (1914), Algues, Schizophycées et flagellates récoltées par N. W. RECKERT aux environs de Libau. Annales de biologie lacustre<sup>2)</sup>. 1914. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 104.
- (1914—1915), Contributions à l'étude des Flagellates. III. (La morphologie et la nature des enveloppes chez *Hymenomonas roseola* STEIN et *Hymenomonas coccolithophora* MASSART et CONRAD nov. spec. et les *Coccolithophoridae*. Ann. biol. lac. Bd. 7. 1914—1915. (A. PASCHER.) **38**, 274.
- (1914—1915), Algues, Schizophycées et Flagellates récoltées par M. W. RECKERT aux environs de Libau. Ann. biol. lac. Bd. 7. (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 122.
- (1914—1915), Algues, Schizophycées et Flagellates récoltées par M. W. RECKERT aux environs de Libau. (Courland.) Ann. biol. lac. Bd. 7. (1914—15.) (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 268.
- (1916), Revis. des espèc. indigèn. et franç. du genre *Trachelomonas*. Ann. biol. lac. Bd. 8. 1916. (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 402.
- (1920), Contributions à l'étude des Chrysomonadines. Bull. de l'Acad. Roy. Belg., Classe des sciences<sup>2)</sup>. 1920. (A. PASCHER.) **43**, 482. [N. P.] **44**, 133.
- (1920), Sur un flagellé nouveau a trichocystes *Reckertia sagittifera*. Bull. de l'Acad. Roy. Belg., Classe des sciences<sup>2)</sup>. 1920. Nr. 11. (A. PASCHER.) **43**, 482. [N. P.] **44**, 127.
- Craig, C.** (1913), The identity of *Entamoeba histolytica* and *Entamoeba tetragena* with observations upon the morphology and life cycle of *Entamoeba histolytica*. Journ. Inf. Dis. Bd. 13. 1913. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- Crow, W. B.** (1922), A critical study of certain unicellular Cyanophyceae from the point of view of their evolution. New Phytologist<sup>2)</sup>. 1922. (L. GEITLER.) **49**, 138.
- (1923), The genus *Microcystis* in Ceylon. New Phytologist<sup>2)</sup>. 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 97.

1) Jahreszahl nicht angegeben.

2) Bandzahl nicht angegeben.

3) Weder Jahres- noch Bandzahl angegeben.

- Mc Culloch, J.** (1919), A comparison of the life cycle of *Crithidia* with that of *Trypanosoma* in the invertebrate host. Univ. of Calif. public. in zool. Bd. 19. 1919. (K. BĚLAŘ.) **44**, 272.
- 
- Danilov, A. N.** (1916), La phycocyanine et la phycoérythrine d'après les données de l'analyse spectrale. Bull. du jard. bot. de Pierre le Grand, Petrograd 1916. Bd. 16. (Russ. mit franz. Res.) (K. BORESCH.) **46**, 392.
- (1921), Hydrochrome der Cyanophyceen und Florideen. Bull. du jard. bot. de Pierre le Grand, Petrograd 1921. Bd. 21. (Russ. mit deutsch. Res.) (K. BORESCH.) **46**, 392.
- Darling, S. T.** (1913), The rectal inoculations of kittens as an aid in determining the identity of pathogenic entamoeba. Bull. Soc. Path. exot. Bd. 6. 1913. (V. JOLLOS.) **30**, 342.
- (1913), Observations on the cysts of *Entamoeba tetragena*. Arch. internal Med. (Chicago), Bd. 11. 1913. (V. JOLLOS.) **30**, 342.
- (1913), Observations on the Cysts of *Entamoeba tetragena*. Arch. internal Med. Bd. 11. 1913. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- Davis, H. S.** (1916), The structure and development of a myxosporidian parasite of the squeteague, *Cynoscion regalis*. Journ. of Morphology. Bd. 27. 1916. (K. BĚLAŘ.) **44**, 268.
- Debaisieux, P.**<sup>1)</sup>, Microsporidies parasites des larves de *Simulium Thélohania varians*. „La Cellule“. Bd. 30. (W. MÜLSOW.) **33**, 315.
- Dehorne, A.** (1920), Contribution à l'étude comparée de l'appareil nucléaire des infusoires ciliés (*Paramaecium caudatum* et *Colpidium truncatum*) des euglènes et des cyanophycées. Arch. de zool. expér. et gén. Bd. 60. 1920. (K. BĚLAŘ.) **44**, 277—279.
- Dobell, C. C.** (1910), Contributions to the life-history of *Haemocystidium simodi* CASTEL-LANT and WILLEY. (Festschrift zum 60. Geburtstag RICHARD HERTWIG's. Bd. 1. Jena, G. Fischer, 1910.) (V. JOLLOS.) **22**, 231.
- (1911), Contributions to the Cytology of the Bacteria. Quart. Journ. micr. Sci. Bd. 56. 1911. (DOBELL.) **24**, 84—86.
- Dobell, Clifford C. and Jameson, A. Pringle** (1917), The chromosome cycle in Coccidia and Gregarines. Proc. of the Royal Soc. London. Ser. B. Bd. 89. 1917. (K. BĚLAŘ.) **42**, 441.
- Dobell, C. Cl. and Jepps, M. W.** (1918), A study of the diverse races of *Entamoeba histolytica*, distinguishable from one another by the dimensions of their cysts. Parasitology. Bd. 10. 1918. (K. BĚLAŘ.) **42**, 301.
- Doflein, F.** (1916), Lehrbuch der Protozoenkunde. 4. Auflage. Jena, G. Fischer. (W. NÖLLER.) **37**, 332—352.
- (1916), *Polytomella agilis*. Zool. Anzeiger. Bd. 47. 1916. (A. KÜHN.) **39**, 289.
- (1918), Beiträge zur Kenntnis von Bau und Teilung der Protozoenkerne. 1. Die Kernteilung von *Polytomella agilis* AR. 2. Die Zell- und Kernteilung bei *Ochromonas granularis* n. sp. Zool. Anzeiger. Bd. 49. 1918. (A. KÜHN.) **39**, 289.
- (1918), Studien zur Naturgeschichte der Protozoen. X. Über *Polytomella agilis* ARAGAO, nebst Bemerkungen über die Kernteilung bei den Protozoen und den Stoffwechsel der Zuckerflagellaten. Zool. Jahrb. Abt. Anat. Bd. 41. 1918. (K. BĚLAŘ.) **42**, 304—306.
- (1921), Die Gattung *Chloramoeba* BOHLIN und ihre Stellung im Reiche der Organismen. Acta zoologica. Bd. 2. 1921. (A. PASCHER.) **45**, 150—152.
- <sup>1)</sup>, Zuckerflagellaten. (Untersuchungen über den Stoffwechsel farbloser Mastigophoren.) Biol. Centralbl. Bd. 36. (A. PASCHER.) **38**, 395.
- 
- Elenkin, A. A.** (1916), Mémoire sur la modification des principes de la classification des Hormogoneae (Thur.) Kirchn. (tribu des Cyanophycées). Journ. der russ. bot. Ges. Bd. I. 1916. (Russisch, mit französischem Résumé und einem lateinischen „Schema Hormogonearum classificationis“.) Referat nach dem französischen Résumé. (L. GETTLER.) **47**, 318.

- Elenkin, A. A.** (1923), Ob izmeneniiakh v klassifikatsii sens. (*Chroococcaceae* v klasse zelenykh vodoroslei. (De *Chroococcacearum* classificatione notula). Notulae syst. Inst. Crypt. Horti Bot. Petropolitani II, 4. Petrograd 1923. — Russisch. (L. GEITLER.) **48**, 526.
- (1923), Schema *Chroococcacearum classificationis*. Notulae syst. Inst. Crypt. Horti Bot. Petropolitani II, 5. Petrograd 1923. (L. GEITLER.) **48**, 526—530.
- (1923), De *Chroococcacearum* duabus speciebus e gub. Olonetzkiensi. Not. syst. Inst. Crypt. Hort. Bot. Petropol.<sup>1</sup>). 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 94.
- (1923), De specie nova *Oncobyrsae* Ag. et loco huius generis inter *Chroococcaceas*. Not. syst. Inst. Crypt. Hort. Bot. Petropol.<sup>1</sup>). 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 98.
- Elenkin et Danilow** (1915), Notes critiques sur quelques algues nouvelles ou rares, recoltées dans la Russie. Bull. Jard. Bot. Imp. Pierre le Grand<sup>1</sup>). 1915. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 93.
- — (1916), Recherches cytologiques sur les cristaux et les grains de sécrétion dans les cellules de *Symplocos muscorum* (Ap.) Gom. et quelques autres Cyanophycées. Bull. du Jardin Imp. Bot. de Pierre le Grand. T. XVI. 1916. (Russisch mit französischem Resumée). (L. GEITLER.) **47**, 319.
- Elenkin und Hollerbach** (1923), De duabus Schizophyceis in muco *Coelosphaerii Naegelianii* Mig. endobiotici notula. Not. system. Inst. Crypt. Horti Bot. Petropol.<sup>1</sup>). 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 90.
- Enriques, P.** (1910), La conjugazione ed il differenziamento sessuale negli infusori. III. Azione dei sali sulle epidemie di conjugazioni nel *Cryptochilium nigricans*. Accademia della scienza Bologna<sup>1</sup>). 1910. (ERDMANN.) **24**, 95.
- Erdmann, Rh.** (1910), Depression und fakultative Apogamie bei *Amoeba diploidea*. (Festschrift zum 60. Geburtstage RICHARD HERTWIG's Bd. I. Jena, G. Fischer, 1910.) (V. JOLLOS.) **22**, 232.
- (1914), Zu einigen strittigen Punkten der Sarkosporidienforschung. Arch. d. zool. expér. et gén. Bd. 53. H. 9. 1914. (FRITZ LEVY.) **37**, 355.
- Ernst, A.** (1917), Experimentelle Erzeugung erblicher Parthenogenesis. Vorl. Mitt. Zeitschr. indukt. Abst.- u. Vererb.-Lehre. Bd. 17. 1917. (G. TISCHLER.) **38**, 267—269.
- 
- Fabre Domergue** (1888—89)<sup>2</sup>). Journ. d. Microscop. Bd. 1. (1888—89.) (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 271.
- Fantham, H. B.** (1910), Observations on the blood of grouse. Proc. of the zool. soc. of London<sup>1</sup>). 1910. (REICH.) **24**, 90.
- (1910), Experimental studies on avian coccidiosis, especially in relation to young grouse, fowls and pigeons. Proc. of the zool. soc. of London<sup>1</sup>). 1910. (REICH.) **24**, 90.
- (1910), The morphology and life-history of *Eimeria (Coccidium) avium*. A sporozoön causing a fatal disease among young grouse. Proc. of the zool. soc. of London<sup>1</sup>). 1910. (REICH.) **24**, 90.
- (1911), The Life-History of *Trypanosoma gambiense* and *Trypanosoma rhodesiense* as seen in Rats and Guinea pigs. Proc. Roy. Soc. Ser. B. Bd. 83. 1911. (K. NÄGLER.) **23**, 198.
- Fantham, H. B. and Porter, A.** (1912), I. Microsporidiosis, a protozoal Disease of Bees due to *Nosema apis* and popularly known as „Isle of Wight“ Disease. II. The Morphology and Life-History of *Nosema apis* and the significance of its various stages in the so-called „Isle of Wight“ Disease in Bees (Microsporidiosis). III. The Dissemination of *Nosema apis*. Annals of Tropical Medicine and Parasitology. Bd. 6. 1912. (W. NÖLLER.) **29**, 310—312.
- Fantham, H. B. and Stephan, J. W. W.** (1910), On the peculiar morphology of a *Trypanosome* from a case of sleeping-sickness and the possibility of its being a new species (*Tr. rhodesiense*). Ann. Trop. Med. Parasit. Liverpool. Bd. 4. Nr. 3. 1910. (K. NÄGLER.) **23**, 197.

1) Bandzahl nicht angegeben.

2) Titel der Arbeit nicht angegeben.

- Fantham, H. B. and Thomson, J. G.** (1911), Enumerative Studies on *Trypanosoma gambiense* and *Trypanosoma rhodesiense* in Rats, Guinea-pigs, and Rabbits. Periodic Variations disclosed. (Preliminary Note). Proc. Roy. Soc. London. Bd. 83. 1911. (K. NÄGLER.) **23**, 197.
- Faull, J. H.** (1912), The cytology of *Laboulbenia chaetophora* and *L. Gyrinidarum*. Ann. of Botany. Bd. 26. 1912. (NIENBURG.) **32**, 410.
- Fechner, R.** (1915), Die Chemotaxis der Oscillarien und ihre Bewegungserscheinungen überhaupt. Zeitschr. f. Bot. Bd. 7. 1915. (NIENBURG.) **36**, 237.
- Fiebiger, J.** (1912), Die tierischen Parasiten der Haus- und Nutztiere. Ein Lehr- und Handbuch mit Bestimmungstabellen. Wien und Leipzig, W. Braumüller, 1912. (PROWAZEK.) **27**, 61.
- (1923), Die tierischen Parasiten der Haus- und Nutztiere sowie des Menschen. Ein Lehr- und Handbuch mit Bestimmungstabellen für Tierärzte, Ärzte und Studierende. Wien und Leipzig, Wilhelm Braumüller, 1923. (NÖLLER.) **46**, 391.
- Fine, M. S.** (1912), Chemical Properties of Hay Infusions, with special Reference to the Titratable Acidity and its Relation to the Protozoen Sequence. Journal of exper. Zoology. Bd. 12. 1912. (ERDMANN.) **28**, 416.
- França, C.** (1920), La flagellose des Euphorbes. Ann. Inst. Pasteur. Bd. 34. 1920. (K. BÉLAŘ.) **44**, 272.
- Fritsch, F. E.** (1922), The terrestrial alga. The Journal of Ecology. 1922. Bd. 10. (V. CZURDA.) **49**, 303—305.
- Gard, M. Médéric** (1922), Recherches sur une nouvelle espèce d'Euglène (*Euglena limosa* nov. spec.). Bull. de la Soc. Bot. de France Bd. 59. Paris 1922. (F. MAINX.) **49**, 301—303.
- Geitler, L.** (1921), Versuch einer Lösung des Heterocysten-Problems. Sitz.-Ber. Akad. Wiss. Wien, Abt. I. Bd. 130. 1921. (L. GEITLER.) **47**, 137.
- (1922), Die Mikrophyten-Biocoenose der *Fontinalis*-Bestände des Lunzer Untersees und ihre Abhängigkeit vom Licht. Int. Rev. d. ges. Hydrobiol. u. Hydrogr. 1922. (K. BORESCH.) **47**, 139.
- (1922), Neue und wenig bekannte Blaualgen. Ber. Deutsch. Bot. Ges. Bd. 40. 1922. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 103.
- (1924)<sup>2)</sup>, Österr. bot. Zeitschr. 1924.<sup>1)</sup> (A. PASCHER.) [N. P.] **50**, 494.
- Ghose** (1924), A Syst. and Ecolog. Account of a Coll. of Blue-Green Algae from Lahore and Simla. Journ. Linn. Soc.<sup>1)</sup> 1924. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 111.
- Gieckhorn, J.** (1920), Studien an Eisenorganismen. I. Mitt.: Über die Art der Eisenspeicherung bei *Trachelomonas* und Eisenbakterien. Sitz.-Ber. d. Wiener Akad. d. Wiss., Math.-naturw. Kl. Abt. I. Bd. 129. 1920. (K. BORESCH.) **45**, 441.
- (1920), Über eine neue Euglenacee *Amphitropis aequiciliata* nov. gen. et nov. spec. Österr. Bot. Zeitschr.<sup>1)</sup> 1920. (A. PASCHER.) [N. P.] **48**, 506.
- (1921), Eine einfache Methode zur Darstellung der Geißeln mit Basalkorn bei Flagellaten, besonders bei Eugleninen. Zeitschr. f. wiss. Mikroskopie u. mikroskop. Technik. Bd. 38. (1921). (A. PASCHER.) **48**, 525.
- (1921), Zur Morphologie und Mikrochemie einer neuen Gruppe der Purpurbakterien. Ber. der Deutsch. Bot. Gesellschaft. Bd. 39. (A. PASCHER.) **49**, 137.
- (1923), *Aphanomyces ovidestruens* nov. spec., ein Parasit in den Eiern von Diaptomus. Lotos, Bd. 71. Prag 1923. (V. CZURDA.) **50**, 277—278.
- Glade, R.** (1914), Zur Kenntnis der Gattung *Cylindrospermum*. COHN's Beitr. z. Biol. d. Pflanzen. Bd. 12. 1914. (NIENBURG.) **36**, 237.

---

**Hamburger, Cl.** (1911), Studien über *Euglena Ehrenbergii* insbesondere über die Körperhülle. Sitz.-Ber. der Heidelberg. Akad. d. Wiss., Math.-naturw. Kl. Jahrgang 1911. 4. Abhandl. (KURT NÄGLER.) **24**, 86.

**Handbuch der mikrobiologischen Technik.** Unter Mitarbeit hervorragender Fachgelehrten herausgegeben von R. KRAUS u. UHLENHUTH. Bd. 1. Berlin-Wien, Urban & Schwarzenberg, 1922—23. (V. JOLLOS.) **49**, 145.

---

1) Bandzahl nicht angegeben.

2) Titel der Arbeit nicht angegeben.

- Harder, R.** (1917), Ernährungsphysiologische Untersuchungen an Cyanophyceen, hauptsächlich dem endophytischen *Nostoc punctiforme*. Zeitschr. f. Bot. Bd. 9. 1917. (NIENBURG.) **39**, 299.
- (1918), Über die Bewegung der Nostocaceen. Zeitschr. f. Bot. Bd. 10. 1918. (NIENBURG.) **39**, 300.
- Hartmann, M.** (1910), Untersuchungen über Bau und Entwicklung der Trichonymphen (*Trichonympha hertwigi* n. sp.) Festschr. zum 60. Geburtstage RICH. HERTWIG's. Bd. 1. 1910. (V. JOLLOS.) **22**, 233—235.
- (1911), Die Konstitution der Protistenkerne und ihre Bedeutung für die Zellenlehre. Jena, G. Fischer. 1911. (V. JOLLOS.) **23**, 193—195.
- (1913), Morphologie und Systematik der Amöben in KOLLE-WASSERMANN, Handb. d. pathog. Microorganismen. 2. Aufl. Bd. 7. Jena (G. Fischer). 1913. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- (1914), Der Generationswechsel der Protisten und sein Zusammenhang mit dem Reduktions- und Befruchtungsproblem. Verh. d. D. Zool. Ges. Freiburg. 1914. (G. TISCHLER.) **38**, 149—152.
- (1916), Die Kernteilung von *Chlorogonium elongatum* DANG. Vorl. Mitt. Sitz.-Ber. d. Ges. naturforsch. Freunde Berlin<sup>1)</sup>. 1916. (G. TISCHLER.) **38**, 394.
- (1917), Untersuchungen über die Morphologie und Physiologie des Formwechsels (Entwicklung, Fortpflanzung, Befruchtung und Vererbung) der Phytomonaden (Volvocales). II. Mitteilung. Über die dauernde, rein agame Züchtung von *Eudorina elegans* und ihre Bedeutung für das Befruchtungs- und Todproblem. Sitz.-Ber. Akad. Wiss. Berlin, Phys.-math. Kl. Bd. 52. 1917. (NIENBURG.) **39**, 298.
- Hartmann, M. u. Chagas, C.** (1910), Flagellatenstudien. Mem. do. Inst. Oswaldo Cruz. Bd. 2. Heft 1. 1910. (V. JOLLOS.) **22**, 228—231.
- <sup>2)</sup>, Über die Kernteilung von *Amoeba hyalina* DANG. Memorias do Instituto Oswaldo Cruz. Bd. 2. (V. JOLLOS.) **23**, 196.
- Haupt, A. W.** (1923), Cell structure and cell division in the Cyanophyceae. Bot. Gaz. Vol. 75. 1923. (L. GEITLER.) **47**, 320—322.
- Hayrén** (1923), Appendix zu: A. Luther: Über das Vorkommen von *Protohydra Leuckarti* Gruss bei Tvärminne. Acta Soc. pro Flora et Fauna Fennica 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 93.
- Hemleben, Hans** <sup>2)</sup>, Über den Copulationsakt und die Geschlechtsverhältnisse der Zygnemales. Botanisches Archiv, herausgeg. von Dr. Carl Mez. Bd. 2. H. 5 u. 6. (V. CZURDA.) **46**, 386—388.
- Hertwig, R.** <sup>2)</sup>, Über Parthenogenese der Infusorien und die Depressionszustände der Protozoen. Biol. Centralbl. Bd. 34. (V. JOLLOS.) **38**, 363.
- Huber, Gottfried u. Nipkow, Fr.** (1922), Experimentelle Untersuchungen über die Entwicklung von *Ceratium hirundinella* O. F. M. Zeitschr. f. Botanik. Bd. 14. 1922. (A. PASCHER.) **46**, 383—385.
- 
- Ikari, Jiro** (1923), On the nuclear and cell division of a plankton-diatom *Coscinodiscus subbuliens* JÖRGENSEN. The Bot. Magazine Tokyo 1913. Bd. 37. (V. CZURDA.) **49**, 305.
- Izar, G.** (1914), Studien über Amöbenenteritis. Arch. f. Schiffs- und Tropenhyg. Bd. 18. 1914. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- 
- Jahn, E.** (1911), Myxomycetenstudien. 8. Der Sexualakt. Ber. d. Deutsch. Botan. Gesellsch. Bd. 29. 1911. (F. SCHNEIDER.) **28**, 417.
- (1924), Beiträge zur botanischen Protistologie. I. Die Polyangiden. Leipzig 1924. (L. GEITLER.) **50**, 511—517.
- Jameson, A. P.** (1920), The chromosome cycle of gregarines, with special reference to *Diplocystis schneideri* KUNSTLER. Quart. Journ. micr. science. Bd. 64. 1920. (K. BĚLAŘ.) **42**, 442—444.

1) Bandzahl nicht angegeben.

2) Jahreszahl nicht angegeben.

- Janicki, C.<sup>1)</sup>**, Bemerkungen zum Kernteilungsvorgang bei Flagellaten, namentlich bei parasitischen Formen. Verhandl. d. Naturforsch.-Gesellsch. Basel. Bd. 23. (V. JOLLOS.) **30**, 343.
- <sup>1)</sup>, Untersuchungen an parasitischen Flagellaten. II. Zeitschr. f. wissenschaftl. Zool. Bd. 112. (V. JOLLOS.) **38**, 265—267.
- Jennings, H. S.** (1910), What conditions induce conjugation in paramaecium. Journ. of exper. zool. Bd. 9. Nr. 2. 1910. (ERDMANN.) **24**, 94.
- (1911), Pure lines in the study of genetics in lower organisms. The American Naturalist. Bd. 45. 1911. (ERDMANN.) **27**, 63.
- (1911), Assortative mating, variability and inheritance of size in the conjugation of paramaecium. Journ. of exper. Zool. Bd. 11. Nr. 1. 1911. (ERDMANN.) **27**, 64—66.
- (1913), The Effect of Conjugation in Paramecium. Journ. of exper. Zool. Bd. 14. Nr. 3. 1913. (ERDMANN.) **30**, 335—337.
- Jennings, H. S. u. Hargitt, George T.** (1910), Characteristics of the diverse races of Paramecium. Journ. of Morphol. Bd. 21. Nr. 4. 1910. (ERDMANN.) **24**, 92.
- Jennings, H. S. u. Lashley, K. J.<sup>1)</sup>**, Biparental Inheritance and the Question of Sexuality in Paramecium. Journ. of Exper. Zool. Bd. 14. (ERDMANN.) **30**, 338.
- Jollos, V.<sup>1)</sup>**, Experimentelle Untersuchungen an Infusorien. (Vorläufige Mitteilung.) Biol. Centralbl. Bd. 33. Nr. 4. (HUTH.) **30**, 340—342.
- <sup>1)</sup>, Die Fortpflanzung der Infusorien und die potentielle Unsterblichkeit der Einzelligen. Biol. Centralbl. Bd. 36. (V. JOLLOS.) **38**, 263.
- Just, Günther** (1923), Praktische Übungen zur Vererbungslehre. (Biol. Studienbücher, herausgegeben von W. Schoenichen. Bd. 1.) Freiburg i. Br., Th. Fisher, 1923. (V. JOLLOS.) **49**, 145.
- 
- Karsten, G.<sup>1)</sup>**, Über die Tagesperiode der Kern- und Zellteilungen. Zeitschr. f. Botan. Bd. 10. (G. TISCHLER.) **39**, 294.
- Kartulis** (1913), Die Amöbendysenterie. Arch. f. Schiffs- und Tropenhyg. Bd. 7. 1913. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- Keilin, D.** (1920), On a new Saccharomycete-*Monosporella unicuspidata*—parasitic in the body of a Dipterous larva (*Dasyhelea obscura* Winnertz). Parasitology. Bd. 12. Nr. 1. (1920). (A. PASCHER.) **45**, 152.
- (1921), On the lifehistory of *Helicosporidium parasiticum* n. g. n. sp., a new type of protist parasitic in the larva of *Dasyhelea obscura* (Diptera, Ceratopogonidae) and in some other Arthropods. Parasitology. Bd. 13. 1921. (K. BĚLAŘ.) **44**, 268.
- Kleine, F. K. u. Taute, M.** (1911), Trypanosomenstudien. Arb. a. d. kais. Gesundheitsamt. Bd. 31. Heft 2. Berlin, J. Springer, 1911. (V. JOLLOS.) **27**, 68.
- Kniep, Hans** (1913), Beiträge zur Kenntnis der Hymenomyceten I, II. Zeitschr. f. Bot. Bd. 5. 1913. (NIENBURG.) **32**, 411.
- Kofoid, C. A.** (1920), A critical review of the nomenclature of human instestinal flagellates, *Cercomonas*, *Chilomastix*, *Trichomonas*, *Tetratrichomonas* and *Giardia*. Univ. of Calif. Public. in Zool. Bd. 20. 1920. (K. BĚLAŘ.) **44**, 273.
- Kofoid, Ch. A. and Swezy, O.** (1915), Mitosis and multiple fission in trichomonad flagellates. Proc. Americ. Acad. of Arts and Sciences. Bd. 51. (V. JOLLOS.) **37**, 353.
- (1915), Mitosis and multiple fission in Trichomonad flagellates. Proc. Am. Ac. A. a. Sc. Bd. 51. Nr. 8. 1915. (M. H. KUCZYNSKI.) **39**, 107—146.
- (1919), Studies on the parasites of the termites. Univ. of Calif. Public. in Zool. Bd. 20. 1919. (K. BĚLAŘ.) **44**, 274—277.
- (1920), On the Morphology and Mitosis of *Chilomastix mesnili* (WENYON) a common flagellate of the human untestine. Univ. of Calif. Public. in Zool. Bd. 20. 1920. (K. BĚLAŘ.) **44**, 269.
- (1921), The Free-Living Unarmored Dinoflagellata. Memoirs of the University of California. Bd. 5. Univ. of California Press, Berkeley, 1921. (A. A. SCHAEFFER.) **49**, 139—142.
- Kolkwitz, R.** (1924), Plankton-Membranfilter. Ber. d. Deutsch. Botan. Ges. Bd. 42. 1924. (F. MAINX.) **50**, 276.

- Koltzoff, N.<sup>1)</sup>**, Über die Wirkung von H-Ionen auf die Phagocytose von *Carchesium lachmani*. Intern. Zeitschr. f. physik.-chem. Biologie. Bd. 1. (V. JOLLOS.) **37**, 354.
- Kudo, Rokusaburo** (1919), Studies on myxosporidia. A Synopsis of genera and species of myxosporidia. Illinois biological monographs. Bd. 5. 1919. (K. BĚLAŘ.) **44**, 268.
- Kuenen, W. A. u. Swellengrebel, N. H.** (1913), Die Entamoeben des Menschen und ihre praktische Bedeutung. Centralbl. f. Bakt. Abt. I. Bd. 71. 1913. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- Kufferath, H.** (1914), Note sur la flore algologique du Luxembourg septent. Ann. biol. lac. Bd. 7. (1914.) (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 141.
- (1914—1915), Flore algologique du Luxembourg merid. II. Ann. biol. lac. Bd. 7. (1914—1915.) (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 130.
- (1915), Contrib. à l'étude de la flore algologique du Luxembourg merid. II. Teil. Ann. biol. lac. Bd. 7. (1915.) (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 142.
- Kühn, Alfred** (1915), Analyse der Chromatinverhältnisse und der Teilungsmechanik des Amöbenkerns mit Hilfe mehrpoliger Teilungen. Zool. Anzeiger. Bd. 45. 1915. (A. KÜHN.) **39**, 291—294.
- (1916), Über die Beziehungen zwischen Plasmateilung und Kernteilung bei Amöben. Zool. Anzeiger. Bd. 48. 1916. (A. KÜHN.) **39**, 291—294.
- (1920), Untersuchungen zur kausalen Analyse der Zellteilung. I. Teil. Zur Morphologie und Physiologie der Kernteilung von *Vahlkampfia bistadialis*. Arch. f. Entw.-Mech. Bd. 46. 1920. (KARL BĚLAŘ.) **42**, 299—301.
- (1921), Morphologie der Tiere in Bildern. 1. Heft: Flagellaten. Berlin, Gebr. Borntraeger, 1921. (A. PASCHER.) **45**, 442.
- Kurssanow, L.** (1911), Über Befruchtung, Reifung und Keimung bei *Zygnema*. Flora, Neue Folge Bd. 4. 1911. (F. SCHNEIDER.) **28**, 420.
- Kylin, H.** (1916), Die Entwicklungsgeschichte und die systematische Stellung von *Bonnemaisonia asparagoides* (WOODC.) AG., nebst einigen Worten über den Generationswechsel der Algen. III. Zur Frage des Generationswechsels der Algen. Zeitschr. f. Bot. Bd. 8. 1916. (G. TISCHLER.) **38**, 149—152.
- 
- Laveran, A. u. Mesnil, F.** (1912), Trypanosomes et Trypanosomiasés. Deuxième édition. Paris 1912. (V. JOLLOS.) **33**, 313.
- Lebedeff, W.** (1910), Über *Trypanosoma rotatorium* (GRUBY.) (Festschrift zum 60. Geburtstag RICHARD HERTWIG's, Bd. 1. Jena, G. Fischer, 1910.) (V. JOLLOS.) **22**, 235.
- Lebour, M. V.** (1922), *Peridiniens*. 1. *Diplopsalis lenticula* and its Relatives. Journ. of the Marine Biol. Assoc. of the Un. Kingdom. Vol. 12. Nr. 4. 25 Textfig. (E. LINDEMANN.) [N. P.] **47**, 131.
- Léger, L. et Duboseq, O.<sup>1)</sup>**, *Selenococcidium intermedium* et la systématique des sporozoaires. Arch. de Zool. expér. et gén. 5. série. Bd. 5. (V. JOLLOS.) **22**, 224—226.
- Lieske, Rudolf** (1921), Morphologie und Biologie der Strahlenpilze (Actinomyceten). Berlin, Gebr. Borntraeger, 1921. (R. LIESKE.) **44**, 261—264.
- Lindemann, L.** (1922—23), Technische Winke für die Untersuchung von Süßwassersporedineen. Mikrobiol. Monatsh. Bd. 12. Heft 3. 1922—23. (A. PASCHER.) **46**, 385.
- Lorbeer, G.** (1924), Der Chromatophor, die Chromosomenzahl und die Dehizenslinie des Sporogons von *Anthoceros laevis* L. Ber. d. Deutsch. Bot. Ges. Bd. 42. 1924. (A. PASCHER.) **50**, 280—281.
- 
- Magnus, W. u. Schindler, B.** (1912), Über den Einfluß der Nährsalze auf die Färbung des Oscillarien. Ber. d. Deutsch. Bot. Gesellsch. Bd. 30. 1912. (NIENBURG.) **36**, 237.
- Maertens, H.** (1914), Das Wachstum der Blaualgen in mineralischen Nährlösungen. Cohn's Beitr. z. Biol. d. Pflanzen. Bd. 12. 1914. (NIENBURG.) **36**, 237.

- Mathis, C.** (1913), Entamibes des Singes. Bull. Soc. Médico-chirurg. de l'Indochine. Bd. 4. 1913. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- Mathis, C. u. Leger, M.** (1911), Recherches de Parasitologie et de Pathologie humaines et animales au Tonkin. Paris, Masson, 1911. (W. NÖLLER.) **27**, 71.
- Mathis, C. u. Mercier, L.** (1917), La schizogonie chez les entamibes de l'homme. Bull. Soc. Path. exot. Bd. 10. 1917. (K. BĚLAŘ.) **42**, 303.
- Merriman, M. L.** (1916), Nuclear division of *Spirogyra*. II. Nuclear division in *Spirogyra bellis*. Bot. Gaz. Bd. 61. 1916. (G. TISCHLER.) **38**, 152—154.
- (1920), Studies in the conjugation of *Spirogyra ternata*. Bull. of the Torrey Botanical Club. Vol. 47. 1920. (CZURDA.) **47**, 322.
- (1922), A new species of *Spirogyra* with unusual arrangement of the chromatophores. Amer. Journ. of Botany. Vol. 9. 1922. (CZURDA.) **47**, 323.
- Metcalf, M. M.** (1910), Studies upon Amoeba. Journ. exper. Zool. Bd. 9. Nr. 2. 1910. (KURT NÄGLER.) **24**, 88.
- (1923), The Opalinid Ciliate Infusorians. Bull. 120, Smithsonian Institution, U. S. National Museum, Washington, 1923. (A. A. SCHAEFFER.) **49**, 142—145.
- Metzner, P.** (1920), Zur Mechanik der Geißelbewegung. Biol. Centralbl. Bd. 40. 1920. (K. BĚLAŘ.) **42**, 303.
- Meunier, A.** (1910), Microplankton des mers de Barents et de Kara.<sup>1)</sup> Brüssel 1910. (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 270.
- Mevius, Walter** (1923), Beiträge zur Kenntnis der Farbstoffe und der Membranen von *Haematococcus pluvialis*. Ber. d. Deutsch. Bot. Gesellsch. Bd. 41. (1923.) (A. PASCHER.) **49**, 135.
- Miehe, Hugo** (1924), Entwicklungsgeschichtliche Untersuchungen der Algensymbiose bei *Gumera macrophylla* BL. Flora Bd. 117, p. 1—15, 1924. (A. PASCHER.) **50**, 278—280.
- Minchin, E. A.** (1910), On some Parasites observed in the Rat-flea (*Ceratophyllus fasciatus*). (Festschrift zum 60. Geburtstage RICHARD HERTWIG's. Bd. 1. Jena, G. Fischer, 1910.) (V. JOLLOS.) **22**, 231.
- 
- Nakano, H.** (1917), Untersuchungen über die Entwicklungs- und Ernährungsphysiologie einiger Chlorophyceen. Journ. of the Colleg. of scienc. imp. University of Tokio. Bd. 40. Art. 2. (1917.) (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 265.
- Naumann** (1924)<sup>2)</sup>, Arkiv för Bot. 1924. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 100.
- Nienburg, Wilhelm** (1916), Die Perzeption des Lichtreizes bei den Oscillarien und ihre Reaktionen auf Intensitätsschwankungen. Zeitschr. f. Botanik. Bd. 8. 1916. (NIENBURG.) **38**, 277.
- <sup>3)</sup>, Die Polarisation der *Fucus*-Eier durch das Licht. Wiss. Meeresunters. N. F. Abtlg. Helgoland. Bd. 15. Festschr. f. HEINKE. Nr. 7. (A. PASCHER.) **46**, 386.
- Noack, Konrad Ludwig** (1921), Untersuchungen über die Individualität der Plastiden bei Phanerogamen. Zeitschr. f. Botanik. Bd. 13. 1921. (K. L. NOACK.) **44**, 264—266.
- Nocht, Bernhardt u. Mayer, Martin** (1918), Die Malaria. Mit 25 Textabbildungen und 3 lithograph. Tafeln. Berlin, Julius Springer, 1918. (F. LEVY.) **40**, 111.
- Nöller, W.** (1921), Über einige wenig bekannte Darmprotozoen des Menschen und ihre nächsten Verwandten. Arch. f. Schiffs- und Tropenhyg. Bd. 25. 1921. (K. BĚLAŘ.) **44**, 271.
- (1922), Die wichtigsten parasitischen Protozoen des Menschen und der Tiere. I. Teil: Einführung in die allgemeine Kenntnis und die Untersuchung der parasitischen Protozoen und Abschnitt 1: Die parasitischen Rhizopoden. (I. Bd. von: Die tierischen Parasiten der Haus- und Nutztiere.) Berlin, R. Schoetz, 1922. (K. BĚLAŘ.) **46**, 150—152.

1) Name der Zeitschrift und Bandzahl nicht angegeben.

2) Titel der Arbeit nicht angegeben.

3) Jahreszahl nicht angegeben.

- Ohmori, J.** (1912), Zur Kenntnis des Pebrine-Erregers, *Nosema bombycis* NÄGELI. Arbeiten aus dem Kaiserl. Gesundheitsamte. Bd. 40. 1912. (W. NÖLLER.) **23**, 321.
- Ostenfeld-Hansen, C.** (1916), De danske farvandes plankton i aarene 1898—1901. Phytoplankton og Protozoer. 2. Protozoer; organismer med usikker stilling; parasiter i phytoplanktoner. Kgl. danske vidensk. Selsk. Skrifter, Naturw. og Mathem. Afd. 8. Roekke II/2 Kopenhagen. (J. SCHILLER.) **38**, 273.
- 
- Pascher, A.** (1917), Eine Bemerkung über die Zusammensetzung des Phytoplanktons des Meeres. Biol. Zentralbl. Bd. 37. Nr. 6. 1917. (J. SCHILLER.) **39**, 296.
- <sup>1)</sup>, Von der merkwürdigen Bewegungsweise einiger Flagellaten. Biol. Zentralbl. Bd. 37. Nr. 9. (J. SCHILLER.) **39**, 297.
- (1918), Über die Myxomyceten. Ber. d. Deutsch. Bot. Gesellschaft. Bd. 36. 1918. (A. PASCHER.) **40**, 103—108.
- (1918), Über amöboide Gameten, Amöbozygoten und diploide Plasmodien bei einer Chlamydomonadine. Ber. d. Deutsch. Bot. Ges. Bd. 36. 1918. (J. GROSS.) **40**, 108—110.
- <sup>1)</sup>, Über das regionale Auftreten roter Organismen in Süßwasserseen. Bot. Arch. (Zeitschr. f. ges. Bot.). Bd. 3. (K. BORESCH.) **47**, 138.
- Paracivini, E.**<sup>1)</sup>, Zur Frage des Zellkernes der Bakterien. Centralbl. f. Bakteriologie. II. Abt. Bd. 48. (G. TISCHLER.) **39**, 294.
- Parisi, B.**<sup>1)</sup>, Sulla *Sphaerospora caudata* PARISI. Atti della Società Italiana di Scienze Naturali. Bd. 51. (W. MULSOW.) **33**, 317.
- Pavillard, J.** (1916), Flagellés nouveaux épiphytes des Diatomées pélagiques. Compt. Rend. d. séance. l'Acad. d. Scienc. Bd. 163. (1916.) (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 130.
- (1917), Protistes nouveaux ou peu connus du Plankton méditerranéen. Compt. Rend. d. séance. de l'Acad. d. Scienc. Bd. 164. Paris. (1917.) (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 128.
- (1917), Un flagellé pelagique aberrant, le *Pelagorhynchus marinus* (nomen obsoletum!!! vom Autor selber handschriftlich richtiggestellt). Compt. Rend. Ac. franç. Bd. 164. (1917.) (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 271.
- <sup>1)</sup>, Protistes nouveaux ou peu connus du Plankton méditerranéen. Compt. Rend. Ac. Sc. Bd. 164. (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 270.
- Peebles, Fl.** (1912), Regeneration and Regulation in *Paramaecium caudatum*. Biological Bulletin. Bd. 23. 1912. (ERDMANN.) **28**, 413.
- <sup>1)</sup>, The life history of *Sphaerella lacustris* (*Haematococcus pluvialis*) with especial reference to the nature and behaviour of the zoospores. Centralbl. f. Bakteriologie, Parasitenk. u. Infektionskrankh. II. Abt. Bd. 24. Nr. 18/22. (HUTH.) **30**, 339.
- Pénard, E.** (1914), Les cothurnidés muscicoles. Mém. de la Soc. de physique et d'histoire naturelle de Genève. Bd. 38. 1914. (H. EIDMANN.) [N. P.] **45**, 422.
- (1921), Studies on some Flagellata. Proceed. of the acad. of nat. scienc. of Philadelphia 1921. (A. PASCHER.) [N. P.] **50**, 486.
- (1922), Etudes sur les infusoires d'eau douce<sup>2)</sup>. Genf 1922. (H. EIDMANN.) [N. P.] **45**, 425.
- Petersen, Johs. Boye**<sup>1)</sup> Om Synura Uvella Stein og nogle andre Chrysomonadiner. Vidensk. Medd. Dansk. naturhist. Foren. Bd. 69. (A. PASCHER.) **39**, 295.
- Pieper, A.** (1913), Die Diaphototaxis der *Oscillarien*. Ber. d. Deutsch. Bot. Gesellsch. Bd. 31. 1913. (NIENBURG.) **36**, 237.
- (1914), Die Phototaxis der *Oscillarien*. Dissertation. Berlin 1914. (NIENBURG.) **36**, 237.
- Playfair, G. J.** (1919), Peridineae of New South Wales. Proceed. of the Linn. Soc. of New South Wales 1919. Bd. 44. (E. LINDEMANN.) [N. P.] **47**, 109.
- (1921), Australian freshwater Flagellates. Proceed. Linn. Soc. New South Wales Bd. 46. 1921. (A. PASCHER.) [N. P.] **50**, 489.

1) Jahreszahl nicht angegeben.

2) Name der Zeitschrift und Bandzahl nicht angegeben.

- Poljansky, G. J.** (1922), De nova Euglenarum specie — Notulae systematicae ex Instituto Cryptogamico. Horti Bot. Petropol. Bd. I. (1922). (A. PASCHER.) [N. P.] **48**, 506.
- Pringsheim, E. G.** (1913), Kulturversuche mit chlorophyllführenden Microorganismen. III. Zur Physiologie der Schizophyceen. Cohn's Beitr. z. Biol. d. Pflanzen. Bd. 12. 1913. (NIENBURG.) **36**, 237.
- (1915), Die Kultur von *Paramaecium bursaria*. Biol. Centralbl. Bd. 35. 1915. (E. G. PRINGSHEIM.) **33**, 148.
- (1921), Zur Physiologie farbloser Flagellaten. (*Polytoma*, *Astasia* und *Chilomonas*). (Beitr. z. allg. Botanik. Bd. 2. 1921.) (KARL BĚLAŘ.) **44**, 145—148.
- Printz, H.** (1913), Kristianatraktens Protococcoideer. Videnskaps selskapets Skrifter I. Mat. nat. Klasse Nr. 6<sup>1</sup>). 1913. (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 265.
- (1915), Beiträge zur Kenntnis der Chlorophyceen und ihrer Verbreitung in Norwegen.. Kgl. Norske Videnskabers Selskabs Skrifter. Nr. 2.<sup>1</sup>). 1915. (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 264.
- (1915), Contributiones ad floram ariae inferioris pertinentes. I. — Die Chlorophyceen des südlichen Sibiriens und Urianailandes. Kgl. Norske Videnskabers Selskabs Skrifter<sup>1</sup>). 1915. Nr. 4. (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 266.
- Puymaly, M. A. de** (1922), Reproduction des *Vaucheria* par zoospores amiboides. C. R. Acad. Scienc. Bd. 174, p. 824. 1922. (F. MAINX.) **50**, 277.
- (1923), Adaptation à la vie aérienne d'une Algue verte du groupe des Volvocales (*Chlamydomonas fungicola* n. sp.). C. R. Acad. Scienc. Bd. 176, p. 1739, 1923. (F. MAINX.) **50**, 276—277.
- 
- Raabe, H.** (1911), *Amoebidium parasiticum* CIENK. I. Partie (Noyau, sa structure et sa division). C. R. Soc. Scient. Varsovie 1911. Bd. 4. Französ. Résumé. (K. NÄGLER.) **27**, 62.
- (1911), *Amoebidium parasiticum* CIENK. II. Partie. Les corpuscles métachromatiques. C. R. Soc. Scient. Varsovie 1911. Bd. 4. (K. NÄGLER.) **27**, 63.
- Rawitscher, Felix** (1912), Beiträge zur Kenntnis der Ustilagineen. Zeitschr. f. Bot. Bd. 4. 1912. (NIENBURG.) **32**, 411.
- Rehfous, L.** (1915), Note sur trois *Mallomonas* nouveaux. Bull. Soc. Bot. Genève. Sér. 2. Bd. 7. (1915.) (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 120.
- Renner, O.** (1916), Zur Terminologie des pflanzlichen Generationswechsels. Biol. Centralbl. Bd. 36. 1916. (G. TISCHLER.) **33**, 149—152.
- Reverdin, L.** (1919), Etude phytoplanktonique, expérimentale et descriptive des eaux du lac de Genève. Arch. d. Scienc. phys. et nat. 1919. Bd. 1. (A. PASCHER.) **43**, 484. und [N. P.] **44**, 134.
- Rhodes, R. C.** (1919), Binary fission in *Collodictyon tricoloratum* CARTER. Univ. of Calif. public. in zool. Bd. 19. 1919. (K. BĚLAŘ.) **44**, 270.
- Robertson, Muriel** (1910), Studies on Ceylon Haematozoa. II. Notes on the Life-Cycle of *Haemogregarina nicoriae* CAST. u. WILLEY. Quart. Journ. of Micr. Sc. Bd. 55. 1910. (W. NÖLLER.) **24**, 89.
- (1911), Transmission of Flagellates Living in the blood of certain Freshwater Fishes. Phil. Trans. Roy. Soc. of London<sup>1</sup>). 1911. (KUCZYNSKI.) **27**, 69—71.
- Rytz, W.** (1916), Über *Synchytrium*, eine Gruppe einfachster, gallenerzeugender Pilze. Mitteil. Naturf. Gesellsch.<sup>1</sup>). (1916). G. TISCHLER.) **33**, 154.
- (1917), Beiträge zur Kenntnis der Gattung *Synchytrium* (1. Fortsetzung). Die cytologischen Verhältnisse bei *Synchytrium Taraxaci* DE BY u. WOR. Beih. botan. Zentralbl. Abt. II. Bd. 34. 1917. (G. TISCHLER.) **33**, 272.
- 
- Sakamura, Tetsu** (1922), Über die Selbstvergiftung der Spirogyren im destillierten Wasser. The Botanical Magazine Tokio. Bd. 36. 1922. (CZURDA.) **47**, 141.
- Saunders** (1901)<sup>2</sup>), in: Collins, Holden u. Setchell, Phyc. Bor.-Amer., no. 801. Alg. Harriman Exped. 1901. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 103.

1) Bandzahl nicht angegeben.

2) Titel der Arbeit nicht angegeben.

- Setchell-Gardner** (1918)<sup>1)</sup>, in: Gardner, New Pac. Coast Alg. III. Univ. Calif. Publ. Bot. 1918<sup>2)</sup>. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 95.
- (1919), Marine Alg. Pac. Coast N. Amer. Univ. Calif. Publ. Bot. <sup>3)</sup> 1919. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 112.
- Shaxel, J.** (1915), Die Leistungen der Zellen bei der Entwicklung der Metazoen. Jena, G. Fischer. (M. HARTMANN.) **37**, 327—331.
- Schindler, B.** (1913), Über den Farbenwechsel der *Oscillarien*. Zeitschr. f. Bot. Bd. 5. 1913. (NIENBURG.) **36**, 237.
- Schkorbatow** (1923), Myxophycearum in provincia Charkoviensi (Ukrainae) inventarum novae species et varietates. Not. syst. Inst. Crypt. Hort. Bot. Petropol. <sup>2)</sup> 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 100.
- Schmid, Günther** (1918), Zur Kenntnis der Oscillarienbewegung. Flora. N. F. Bd. 11. 1918. (NIENBURG.) **39**, 302.
- Schröder, R.** (1916), *Melosira roseana* RABENH., eine „leuchtende Bacillariaceae“. Ber. d. Deutsch. Bot. Gesellsch. Bd. 34. 1916. (A. PASCHER.) **38**, 147.
- Shiwago, P.** (1911), Der heutige Stand der Frage über die geschlechtlichen Vorgänge der Myxo- und Microsporidien. Biol. Zeitschr. Bd. 2. Heft 1. Moskau 1911. (ERDMANN.) **23**, 321—323.
- Simons, Hellmut** (1920), Eine saprophytische Oscillarie im Darm des Meerschweinchens. Centralbl. f. Bakt. 1920. Bd. 50. (A. PASCHER.) **43**, 484.
- Skvortzow, E.** (1919), On new flagellata from Manchuria. Notes on the Agriculture Botany and the zoölogy of China 31. The Journal of the North China branch of the Royal Asiatic Society. Bd. 50. (1919.) (A. PASCHER.) [N. P.] **48**, 502.
- Smith, G. M.** (1916), New or interesting algae from the lakes of Wisconsin. Bull. Torrey Bot. Club <sup>2)</sup> 1916. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 95.
- (1916)<sup>1)</sup>, Trans. Wiscons. Acad. Sci. Arts and Lett. 1916. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 97.
- (1918)<sup>1)</sup>, Trans. Wiscont. Acad. Sci. <sup>2)</sup> 1918. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 95.
- (1920), Phytoplankton of the Inland Lakes of Wisconsin. Wisconsin Geol. and Nat. History Survey <sup>2)</sup> 1920. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 91.
- (1921), Phytoplankton of the Inland Lakes of Wisconsin. Part I. Wisconsin. Geol. and Nat. Hist. Survey Bulletin Nr. 57, Scientific. ser. Nr. 12. 1921. (A. PASCHER.) [N. P.] **46**, 141.
- Spek, J.** (1921), Der Einfluß der Salze auf die Plasmakolloide von *Actinosphaerium Eichhorni*. Acta Zoologica <sup>2)</sup> 1921. (K. BĚLAŘ.) **44**, 283.
- Steinecke, Fr.** (1923), Über Beziehungen zwischen Färbung und Assimilation bei einigen Süßwasseralgen. Botan. Archiv. Bd. 4. 1923. (F. MAINX.) **50**, 275—276.
- Stroem** (1923), Algological Notes V—IX. Nyt Magazin for naturw. <sup>2)</sup> 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 91.
- Suchlandt, Otto** (1916), Dinoflagellaten als Erreger von rotem Schnee. Ber. d. Deutsch. Bot. Gesellsch. Bd. 34. 1916. (A. PASCHER.) **38**, 147.
- Swarzewsky, B.** (1910), Beobachtungen über *Lankesteria* sp., eine in Turbellarien des Baikalsees lebende Gregarine. (Festschrift zum 60. Geburtstag RICHARD HERTWIG's, Bd. 1. Jena, G. Fischer, 1910.) (V. JOLLOS.) **22**, 236.
- Swellengrebel, N. H.** (1912), The life-history of *Pleistophora gigantea* THELOHAN (*Glugea gigantea* THEL.) Parasitology. Bd. 4. 1912. (W. NÖLLER.) **28**, 320.
- Swezy, O.** (1919), The occurrence of *Trypanoplasma* as an ectoparasite. Transact. of the Amer. Microsc. Soc. Menasha Wisc. Bd. 38. 1919. (K. BĚLAŘ.) **44**, 273.
- Swirenko, D. <sup>3)</sup>**, Zur Kenntnis der russischen Algenflora. I. Die Euglenaceengattung *Trachelomonas*. Arch. f. Hydrobiologie u. Planktonkunde. Bd. 9. (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 431.

---

**Taute, M. u. Huber, F.** (1919), Die Unterscheidung des *Trypanosoma rhodesiense* vom *Trypanosoma brucei*. Arch. f. Schiffs- und Tropenhyg. Bd. 24. 1919. (K. BĚLAŘ.) **42**, 439.

---

1) Titel der Arbeit nicht angegeben.

2) Bandzahl nicht angegeben.

3) Jahreszahl nicht angegeben.

- Taylor, C. V.** (1920), Demonstration of the function of the neuromotor apparatus in *Euplotes* by the method of microdissection. Univ. of Calif. public. in zool. Bd. 19. 1920. (K. BĚLAŘ.) **44**, 280.
- Teiling, E.** (1916), Schwedische Planktonalgen. II. Tetrallantos eine neue Gattung der Protococcoideen. Svensk Botanik Tidskrift. Bd. 10. (1916.) (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 269.
- Tischler, G.** (1921), Allgemeine Pflanzenkaryologie. Handb. d. Pflanzenanatomie Bd. 2. Berlin, Gebr. Borntraeger, 1921. (Karl BĚLAŘ.) **46**, 388—391.
- Troitzkaja, O. V.** (1922), De nova Cryptomonadearum specie.-Notulae systematicae ex Instituto Cryptogamico Horti Botanici Petropolitani. Bd. I (1922). (Russisch mit lat. Diagnose.) (A. PASCHER.) [N. P.] **48**, 500.
- (1922), De novo genere Chroococcacearum. Not. system. Crypt. Horti Bot. Petropol.<sup>1</sup>). 1922. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 101.
- (1923)<sup>2</sup>), Notul. syst. ex Inst. Cryptog. Hort. Bot. Petropolitani. Bd. II (1923). (A. PASCHER.) [N. P.] **48**, 501.
- Tröndle, A.** (1911), Über die Reduktionsteilung in den Zygoten von *Spirogyra* und über die Bedeutung der Synapsis. Zeitschr. f. Botanik. Bd. 3. 1911. (F. SCHNEIDER) **28**, 420.
- 
- Uhlehla, Wladimir** (1923), Über CO<sub>2</sub> und pH-Regulation des Wassers durch einige Süßwasseralgen. Berichte d. Deutsch. Bot. Gesellsch. Bd. 41. (1923.) Generalversammlungsheft. (A. PASCHER.) **48**, 521—525.
- Utermöhl, H.**<sup>3</sup>), Phäobakterien (Bakterien mit braunen Farbstoffen). Biol. Zentralbl. Bd. 43. p. 605—609. (A. PASCHER.) **50**, 281—282.
- 
- Walker, E. L. u. Sellards, A. W.** (1913), Experimental entamoebic Dysentery. Philippine Journ. of Science. Bd. 8. 1913. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- v. Wasielewski, Th. u. Hirschfeld, L.** (1910), Untersuchungen über Kulturamöben. Abhandl. d. Heidelb. Akad. d. Wiss. (Stiftung H. LANZ). Math.-naturw. Kl. 1910. Abh. 1. (K. NÄGLER.) **22**, 236.
- Weissenberg, R.** (1913), Beiträge zur Kenntnis des Zeugungskreises der Microsporidien *Glugea anomala* MONIEZ und *hertwigi* WEISSENBERG. Arch. f. mikr. Anat. Bd. 82. Abt. II. 1913. (R. WEISSENBERG.) **33**, 314.
- Wenyon, C. M.** (1912), Experimental amoebic dysentery and liver-abscess in cats. Journ. London School Trop. Med. Bd. 2. 1912. (V. JOLLOS.) **36**, 364—371.
- West, G. S.** (1912), *Pteromonas angulosa* forma G. S. West. Journ. of Bot. Bd. 50 (1912). (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 126.
- (1915), Algological Notes 15. — Some species of Volvocaceae. Journ. of Bot. Bd. 53 (1915). (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 122.
- (1915), Algological Notes 20. On a new marine genus of the Volvocaceae. Journ. of Bot. Bd. 54 (1915). (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 123.
- (1915), *Chlamydomonas gracilis* G. S. West. (Algological Notes.) Journ. of Bot. Bd. 53. (1915) (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 125.
- (1915), Algological Notes 14. — Some species of Volvocaceae. — Journ. of Bot. Bd. 53. (1915). (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 125.
- (1916), Algological Notes 21. — Some further british species of *Chlamydomonas*. Journ. of Bot. Bd. 54. (1916). (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 124.
- (1916), Algological Notes 18.<sup>2</sup>) Journ. of Bot. Bd. 54. (1916). (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 125.
- (1916), Algological Notes 22. On two species of *Pteromonas*. Journ. of Bot. Bd. 54 (1916). (A. PASCHER.) [N. P.] **44**, 126.
- v. Wettstein, F.** (1921), Zur Bedeutung und Technik der Reinkultur für Systematik und Floristik der Algen. (Österr. bot. Zeitschr. Jahrg. 70. 1921.) (K. BĚLAŘ.) **44**, 148.

1) Bandzahl nicht angegeben.

2) Titel der Arbeit nicht angegeben.

3) Jahreszahl nicht angegeben.

- <sup>1)</sup>, *Geosiphon*, eine neue interessante Siphonee. Österr. bot. Zeitschr. Bd. 65. (A. PASCHER.) **33**, 146.
- Wille** (1922), Algen aus Zentralasien; in SVEN HEDIN, Southern Tibet, Stockholm 1922. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 95.
- (1923), The freshwater Cyanophyceae of Iceland; in the Botany of Iceland. Vol. II. 1923. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 94.
- Wilson, C. W.** (1916), On the life-history of a soil amoeba. Univ. of Calif. publ. in zool. Bd. 16. 1916. (K. BĚLAŘ.) **44**, 267.
- Woloszynska, Jadwiga** (1916), Polnische Süßwasserperidineen. Bull. Acad. d. Cracovie. Classe math. nat. Série B.: Scienc. nat. (Okt.-Nov.-Dez. 1915) erschienen 1916<sup>2)</sup>. (A. PASCHER.) [N. P.] **45**, 133.
- (1917), Neue Peridineen-Arten, nebst Bemerkungen über den Bau der Hülle bei *Gymno-* und *Glenodinium*. Bull. de l'Acad. de scienc. Cracovie, Classe d. sc. math. et nat. Série B scienc. nat. Avril, Juin 1917<sup>2)</sup>. (A. PASCHER.) [N. P.] **46**, 142.
- (1920)<sup>3)</sup>, Bull. Acad. Cracovie 1917<sup>2)</sup>. (L. GEITLER.) [N. P.] **50**, 90.
- Woodcock, H. M.** (1910), Studies on Avian Haemoprotozoa. I. On certain Parasites of the Chaffinch (*Fringilla coelebs*) and the Redpoll (*Linota rufescens*). Quart. Journ. Microsc. Sci. Bd. 55. 1910. (NÄGLER.) **22**, 237.
- (1912), Notes on Sporozoa II, III, IV. Quart. Journ. of Microsc. Sci. Bd. 58. 1912. (W. NÖLLER.) **23**, 317—320.
- Woodcock, H. M. u. Lapage, G.<sup>1)</sup>**, On a remarkable New Type of Protistan Parasite. Quart. Journ. Micr. Sci. Bd. 53. (W. MÜLSOW.) **33**, 318.
- Woodruff, L. L.** (1911), *Paramaecium aurelia* and *Paramaecium caudatum*. Journ. of Morphol. Bd. 22, No. 2. 1911. (ERDMANN.) **24**, 93.
- (1911), The effect of excretion products of paramaecium on its rate of reproduction. Journ. of exper. Zool. Bd. 10, Nr. 4. 1911. (ERDMANN.) **24**, 94.
- (1911), Evidence on the Adaption of *Paramaecium* to different Environments. Biol. Bull. Bd. 22, Nr. 1. 1911. (ERDMANN.) **27**, 67.
- (1912), Observations on the Origin and Sequence of the Protozoan Fauna of Hay Infusions. Journ. of exper. Zool. Bd. 12. 1912. (ERDMANN.) **23**, 416.
- (1912), A Summary of the Results of certain Physiological Studies on a Pedigreed Race of *Paramaecium*. Biochemical Bulletin. Bd. 1. 1912. (ERDMANN.) **23**, 416.
- Woodruff, L. L. and Baitsell, G. A.** (1911), The reproduction of *Paramaecium aurelia* in a „constant“ culture medium of beef extract. Journ. of exper. Zool. Bd. 11. Nr. 1. 1911. (ERDMANN.) **24**, 93.
- — (1911), The Temperature Coefficient of the Rate of Reproduction of *Paramaecium aurelia*. Amer. Journ. of Physiol. Bd. 29. Nr. 2. 1911. (ERDMANN.) **27**, 67.
- — (1911), Rhythms in the Reproduction Activity of Infusoria. Journ. of exper. Zool. Bd. 11, Nr. 4. 1911. (ERDMANN.) **27**, 67.
- Woodruff, L. and Erdmann, Rh.<sup>1)</sup>**, A normal periodic reorganisation process without cell fusion in *Paramaecium*. Journ. exper. Zool. Bd. 17. (V. JOLLOS.) **38**, 263.
- — <sup>1)</sup>, The periodic reorganisation process in *Paramaecium caudatum*. Journ. of exper. Zool. Bd. 20. (V. JOLLOS.) **38**, 263.

---

**Yocom, H. B.** (1918), The neuromotor apparatus of *Euplotes patella*. Univ. of Calif. Public. in Zool. Bd. 18. 1918. (K. BĚLAŘ.) **44**, 279.

---

**Ziemann, Hans** (1917), Die Malaria. MENSE, Handbuch d. Tropenkrankh. Bd. 5, 1. Hälfte. Leipzig, Johann Ambrosius Barth, 1917. (F. LEVY.) **38**, 396—399.

**Zimmermann, W.** (1921), Zur Entwicklungsgeschichte und Cytologie von *Volvox*. Jahrb. f. wiss. Bot. Bd. 60. (1921.) (KARL BĚLAŘ.) **44**, 143—145.

**Zuelzer, Margarete** (1918), Beiträge zur Kenntnis der Morphologie und Entwicklung der WEIL'schen Spirochaete. Arb. a. d. Kais. Gesundheitsamt. Bd. 51. 1918. (J. GROSS) **40**, 111.

---

1) Jahreszahl nicht angegeben.

2) Bandzahl nicht angegeben.

3) Titel der Arbeit nicht angegeben.

### 3. Sachregister.

- Abbau** des Centrosoms von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 33.
- Aberration** bei Oscillarien **42**, 125.
- Abnormitäten** von *Opalina dimidiata* **44**, 293.
- Abscheidung** klebriger Substanz bei *Amoeba verrucosa* **25**, 39.
- Abschwächung** des Virus der Hühnerpest **41**, 196.
- Abwerfen** der Geißeln bei *Ochromonas fragilis* DOFLEIN **46**, 286.
- Acanthia lectularia*, Symbionten **46**, 225.
- Acanthocoris* spec., Symbionten **47**, 361.
- Acanthocystideen**, Chromatinlokalisierung **48**, 459.
- cytologische Technik **48**, 439.
- kernlose Individuen **48**, 484.
- Kultur **48**, 438.
- Acanthocystis aculeata*, Bau und Lebensweise **48**, 443.
- — Einfluß der Wasserstoffionenkonzentration **48**, 440.
- — Kernteilung **48**, 448.
- — Teilungsphysiologie **48**, 484.
- — Wirkung der Kieselsäure auf die Teilung **48**, 452.
- — Zellteilung **48**, 453.
- Acanthocystis myriospina* PENARD, cytologische Technik **48**, 456.
- — Morphologie **48**, 456.
- Acanthosphaera zachariasii* LEMM. **36**, 309.
- Achromaticus vesperuginis*, Entwicklungsgeschichte **24**, 60.
- „Achromatin,,** bei *Frontonia leucas* **32**, 320.
- Achsenfäden** der Axopodien von *Acanthocystis aculeata* **48**, 445.
- von *Spirochaeta plicatilis* **24**, 11.
- Achsenstäbe**<sup>1)</sup> von *Actinophrys sol.* **31**, 65.
- Achsenstab** von *Monocercomonas cetoniae* **23**, 313.
- von *Monocercomonas orthopterorum* **36**, 245.
- von *Trichomonas* **33**, 143; **39**, 118.
- von *Trichomonas vaginalis* **42**, 357.
- Acidophobe** Algen (Ref) **48**, 521.
- Acineta papillifera* KEPPEN **34**, 280.
- Aerosom** der Spermien, Homologie mit Geißeln **49**, 105.
- Actinocephalus parvus* aus dem Hühner- und Taubenfloh **34**, 306.
- Actinomonas mirabilis* SAV. KENT., Morphologie **32**, 21.
- Actinomyxidien**, Autoinfektion **50**, 185.
- Befruchtungsfrage **50**, 187.
- cytologische Technik **50**, 144.
- Entstehung der zweikernigen Jugendstadien **50**, 157.
- Infektion **50**, 185.
- Morphologie, Entwicklung, Systematik **50**, 139.
- Actinophrys oculata* STEIN **36**, 52.
- sol EHRENBURG, agame Züchtung **48**, 383.
- — Anpassung an Süßwasser **44**, 239.
- — Achsenstäbe **31**, 65; **46**, 8.
- — Befruchtung **46**, 16.
- — Chromosomenzahlen **46**, 33.
- — Cystendurchmesser **48**, 387.
- — Cytologie **46**, 8.
- — cytologische Technik **46**, 6.
- — Dauermodifikation **48**, 419.
- — Degenerationsstadien **48**, 395.
- — Depression **48**, 392.
- — experimentelle Auslösung der Befruchtung **48**, 403.
- — Formwechselphysiologie **48**, 371.
- — Fremdbefruchtung **46**, 74.
- — Keimung der Zygoten (Physiologie) **48**, 414.
- — Kernteilung **46**, 9.
- — Kultur **46**, 3.
- — Lähmung durch Pseudopodien **46**, 7.
- — Lipoplasten **46**, 58.
- — Parthenogenese **46**, 73.
- — Reifungsteilung **31**, 65.
- — Reorganisationsvorgänge **48**, 392.
- — Technik für Lebendbeobachtung der Befruchtung **46**, 65.
- — Teilungsrate **48**, 386.
- — Variabilität **48**, 387.

1) Siehe auch bei: „Axopodien“.

- Actinophrys sol** EHRENBURG, „Verjüngung“ als Folgeerscheinung der Befruchtung **48**, 416.  
 — — Wirkung der Stoffwechselprodukte auf die Cystengröße **48**, 411.  
**Actinosphaerium eichhorni**, Auslösung der Befruchtung **48**, 412.  
 — — Centrosomen **46**, 43.  
 — — Kernveränderungen **40**, 181.  
 — — Nahrungsauswahl **49**, 182.  
 — — Nucleolarfäden **46**, 53.  
 — — Physiologie der Encystierung **40**, 181.  
 — — Plasmabau **38**, 300.  
 — — Salzwirkung auf die Plasmakolloide (Ref.) **44**, 283.  
**Adaptation**, komplementäre, chromatische, bei Schizophyceen **44**, 1.  
**Agame Kultur** von *Eudorina elegans* **43**, 250.  
**Agame Züchtung** von *Actinophrys sol* **48**, 383.  
**Agarnährboden** nach F. v. WETTSTEIN (Ref.) **44**, 148.  
**Agglomeration** von *Trypanoplasma helici* **45**, 214.  
**Aggregatzustand**, Änderung des während der Kernteilung von *Actinophrys sol* **46**, 53.  
**Agloë cylindrica** PASCHER nov. comb. **44**, 399.  
 — *silvicola* PASCHER nov. comb. = *Chlamydomonas silvicola* CHODAT **48**, 501.  
**Aleurodes** sp. *Pseudovitellus* **26**, 23.  
**Aleurodomyces signoretii** BUCHNER **26**, 100.  
**Algen**, Beziehungen zu den Eisenbakterien (Ref.) **48**, 518.  
 — symbiotische **47**, 20.  
**Algensymbiose** bei *Gunnera macrophylla* BL. (Ref.) **50**, 278.  
**Alkaliphobe Algen** (Ref.) **48**, 522.  
**Alloplasmatische Gebilde**, Allgemeines **41**, 84.  
**Alphamonas edax**, Physiologie und Entwicklungskreis **50**, 37.  
**Altern**, Allgemeines **43**, 259.  
 — bei Myxomyceten **43**, 264.  
 — physiologisches, Allgemeines **48**, 423.  
**Altmannsche Granulamethode** für *Trypanoplasma dendrocoeli* **32**, 183.  
**Alveolarstruktur** von Bakterien **49**, 411.  
**Alydus calcaratus**, Symbionten **47**, 361.  
**Amitose** bei *Amoeba aquatilis* **29**, 237.  
 — bei *Amoeba mira* GLÄSER **27**, 176.  
 — bei *Amoeba ovis* SCHMIDT **29**, 230.  
 — bei *Arcella* **21**, 173.  
 — Bedeutung der **43**, 348.  
 — bei *Bertramia asperspora* **27**, 57.  
 — der Blepharoplasten bei *Prowazekia josephi* BĚLAŘ **41**, 312.  
**Amitose** des Blepharoplast von *Trypanoplasma helici* **36**, 275.  
 — bei *Chilomonas paramaecium* **36**, 293.  
 — im Mycetom von *Acanthia lectularia* **46**, 241.  
 — bei *Pamphagus hyalinus* **43**, 342.  
 — bei Protozoen, Allgemeines **25**, 128.  
 — in Riesenzellen bei Infektion mit *Glugea anomala* **42**, 407.  
 — bei *Spirogyra mirabilis* **46**, 154.  
 — bei *Vahlkampfia calkinsi* HOGUE **35**, 158.  
 — von *Vahlkampfia* sp. No. I (WHERRY) **31**, 88.  
**Amoeba alba** GREEFF **28**, 84.  
 — *aquatilis* SCHMIDT **29**, 232.  
 — *Blochmanni*, Nahrungsauswahl **49**, 183.  
 — *chondrophora* ARNDT **34**, 39.  
 — *diplogena* BĚLAŘ **36**, 14.  
 — *diploidea*, Haploide **29**, 108.  
 — — Kernteilung **29**, 109.  
 — — in Kultur aus Pferdekot **48**, 322.  
 — *diplomitica* ARAGÃO Kernteilung **25**, 72.  
 — *discoides* SCHAEFFER **37**, 204.  
 — *dubia* SCHAEFFER **37**, 204.  
 — *fibrillosa* GREEFF **28**, 83.  
 — *fluvialis* DOBELL **34**, 170.  
 — *gigantea* IVANIĆ, Morphologie **50**, 118.  
 — *Gjorgjevici* IVANIĆ **50**, 120.  
 — — — Übergang zur Promitose **50**, 120.  
 — *glebae* DOBELL **34**, 160.  
 — *Hartmanni* NÄGLER, Kernteilung **22**, 56.  
 — *Hertwigi* IVANIĆ, Morphologie **50**, 113.  
 — *hydroxena* G. ENTZ **27**, 19.  
 — *invenalis* IVANIĆ, jugendliche Teilungen **50**, 133.  
 — — — Kernteilung **50**, 133.  
 — *Joannovici* IVANIĆ **50**, 132.  
 — — Kernteilung **50**, 132.  
 — *lacertae* HARTMANN, Morphologie und Kernteilung **34**, 146.  
 — *lamellipodia* GLÄSER, Morphologie und Kernteilung **25**, 76.  
 — *limax*, Subspecies M. I WHITMORE **23**, 82.  
 — — — — Kernteilung **23**, 82.  
 — *Maasi* IVANIĆ, Kernteilung **50**, 127.  
 — *minuta*, Entwicklungsgeschichte **22**, 198.  
 — — Befruchtung **48**, 374.  
 — *mira* GLÄSER **27**, 172.  
 — — in Kultur aus Pferdekot **48**, 325.  
 — *Mulsowi* IVANIĆ, Kernteilung **50**, 130.  
 — *ovis* SCHMIDT **29**, 226.  
 — *papyracea* PÉNARD **28**, 82.  
 — *platypodia* GLÄSER, Morphologie und Kernteilung **25**, 91.  
 — *polyphagus* PUSCHKAREW **28**, 338.  
 — *polypodia*, fortgesetzte Regeneration **49**, 447.  
 — *proteus* PALL. **37**, 204.  
 — — aberrante Körperformen **23**, 253.

- Amoeba proteus* PALL.**, Befruchtung **48**, 374.  
 — Biologisches **25**, 316.  
 — Cysten **50**, 124.  
 — Eiweißkugeln **38**, 290.  
 — Jugendstadien **50**, 124.  
 — Kernbau **50**, 124.  
 — Kernveränderungen nach Merotomie **25**, 359.  
 — Knospung (innere) **50**, 125.  
 — kontraktile Vakuole **38**, 297.  
 — Kristalle **38**, 291.  
 — Mitose **50**, 124.  
 — Nahrungsvakuole **38**, 289.  
 — Nahrungswahl **49**, 182.  
 — Promitose **50**, 124.  
 — Schizogonie **50**, 124.  
 — Sphäroplasten **38**, 293.  
 — Verhalten kernloser Stücke **25**, 344.  
 — Vitalfärbung **38**, 287.  
 — Wanderformen **25**, 321.  
 — Zottenanhang **38**, 297.  
 — *quadrilineata* CARTER, Exkretionsvorgang **27**, 254.  
 — systematische Stellung **27**, 256.  
 — *similis* GREEFF **28**, 81.  
 — *sphaeronucleolus* GREEFF **28**, 86.  
 — Biologie **47**, 391.  
 — Chytridinen **47**, 413.  
 — cytologische Technik **47**, 389.  
 — Fortpflanzung **47**, 408.  
 — Morphologie **47**, 397.  
 — Physiologie **47**, 402.  
 — Trockenformen **47**, 394.  
 — *tachypodia* GLÄSER, Kernteilung **25**, 64.  
 — —? Kernteilung **34**, 190.  
 — *terricola* GREEFF **28**, 81.  
 — Biologie **47**, 391.  
 — Chytridinen **47**, 413.  
 — cytologische Technik **47**, 389.  
 — Fortpflanzung **47**, 408.  
 — Morphologie **47**, 397.  
 — Physiologie **47**, 402.  
 — Trockenformen **47**, 394.  
 — *verrucosa* EHRBG., Abscheidung klebriger Substanz **25**, 39.  
 — Depression **50**, 118.  
 — Gewöhnung an Seewasser **44**, 239.  
 — Kernteilung **25**, 54; **50**, 116.  
 — Kultur **25**, 34.  
 — multiple Teilung **50**, 117.  
 — Polstrahlung **50**, 117.  
 — Technik für cytologische Untersuchung **25**, 34.  
 — *vespertilio*, Kernteilung **50**, 131.  
 — Schizogonie **50**, 132.  
**Amöbe**, polymorphkernige **42**, 292.  
**Amöben**, Allgemeines über Kernteilung **34**, 181.  
 — Chromatinlokalisation **49**, 49.  
 — cytologische Technik **34**, 143, 191; **37**, 232; **49**, 7.  
**Amöben**, freilebende, gereinigte Zucht **49**, 287.  
 — Kultur **25**, 31; **34**, 40, 142; **49**, 5.  
 — (auf Agar) **37**, 231.  
 — (gereinigte) **49**, 112.  
 — natürlicher Aufenthaltssort **49**, 6.  
 — Sterilzucht **49**, 131.  
 — Technik **34**, 41.  
**Amöbencysten**, Technik **35**, 160.  
**Amöbenkernteilung** **37**, 229.  
**Amöbenkultur** auf reinem Boden **37**, 175.  
***Amoebidium* spec.** CHATTON et ROUBAUD 1909 aus *Simulium argyreum* und *Simulium fasciatum* **41**, 186.  
**Amöboide**, einkernige von *Glugea anomala* **42**, 408.  
**Amöboide Bewegungen** des Kerninhalts bei *Noctiluca miliaris* **39**, 165.  
**Amöboide Form** von *Monocystis naidis* **44**, 215.  
**Amöboidekeim** von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STECKHOVEN **41**, 258.  
 — Ausschlüpfen des bei *Sphaerospora dimorpha* DAVIS (Ref.) **44**, 268.  
 — vorzeitige Kernteilung im, bei *Zschokkella rovinensis* **45**, 397.  
**Amöboide Schwärmer** von *Aphanochaete pascheri* HEERING **38**, 67.  
 — **Stadien** von *Mallomonas mirabilis* CONRAD **34**, 85.  
 — **Zoosporen** bei *Vaucheria hamata* (Ref.) **50**, 277.  
**Amöbozygote** von *Chlamydomonas* (Ref.) **40**, 106.  
***Amphidinium obae*** LINDEMANN **39**, 218.  
 — *operculatum*, Morphologie **32**, 14.  
***Amphileptus gigas*** C. et L., Spiralbewegung **50**, 267.  
 — *meleagris* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 267.  
**Amphimonadinen**, systematische Stellung **43**, 455.  
***Amphisia marioni*** GOURRET et ROESER, Morphologie **46**, 128.  
 — *pernix* WRZ., Spiralbewegung **50**, 271.  
***Amphitropis biciliata*** GICKLHORN **48**, 507.  
**Amylonkörner** von *Chilomonas paramecium* **25**, 299.  
***Anabaena***, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.  
 — *azollae*, Kultur **38**, 127.  
***Anacystis elabeus*** (BREB.) S. et G. **50**, 96.  
***Anaplasma*** und *Babesia*, gegenseitige Immunität **50**, 465.  
 — Infektion **50**, 445.  
 — Inkubationsperiode **50**, 449.  
 — Isolierung (von *Babesia*) **50**, 457.  
 — latente Infektion **50**, 453.  
 — Variabilität **50**, 451.  
**Anaplasmen**, geographische Verteilung **50**, 447.

- Ancyrophora gracilis* LÉGER [aus *Carabus auratus* L. (larva)], Bewegung **27**, 262.
- Angina**, PLAUT-VINCENT'sche **46**, 211.
- Animalische Ernährung** bei gefärbten Flagellaten **38**, 9.
- Anisogamietie** bei *Actinophrys sol* **46**, 65.
- Anisogamie** von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA **50**, 164.
- von *Sphaeractinomyxon stolci* **50**, 164.
- bei *Triactinomyxon magnum* GR. **50**, 165.
- Anisonema acinus* DUJ. **32**, 66; **48**, 186.
- *grande*, Kernteilung **29**, 348.
- *hexagonum* PLAYFAIR **50**, 510.
- *ovale* (KLEBS) **48**, 186.
- Anobien - Symbionten**, Übertragungsweise **42**, 326.
- Anobiensymbiose**, Bedeutung der **42**, 334.
- Anoplocnemis phasianus*, Symbionten **47**, 361.
- Anoplophrya filum*, Regeneration **47**, 167.
- Anthoceros laevis* L., Chromatophor (Ref.) **50**, 280.
- — Chromosomenzahl (Ref.) **50**, 280.
- Anthomyces Reukauffii*, Dauerzellen **48**, 221.
- — Ernährungsphysiologie **48**, 235.
- — Kultur **48**, 214.
- — verschiedene Rassen **48**, 231.
- — Sprossung **48**, 220.
- — Variabilität **48**, 217.
- — Vorkommen **48**, 241.
- — Wuchsformen **48**, 217.
- Anthophysa*, Eisenspeicherung (Ref.) **48**, 517.
- Apparia undulans* STOKES, Spiralbewegung **50**, 269.
- Aphanizomenon flos aquae* (L.), Cytologie **41**, 86.
- Aphanocapsa elachista* W. et G. S. WEST var. *planctonica* G. M. SMITH **50**, 91.
- *endophytica* G. M. SMITH **50**, 91.
- *Koordersi* STROEM. **50**, 91.
- Aphanomyces ovidestruens* GICKLHORN, Entwicklungsgeschichte (Ref.) **50**, 277.
- Aphanothece clathrata* W. et G. S. WEST var. *brevis* BACHMANN **50**, 93.
- *protohydrae* HAYREN **50**, 93.
- *pulverulenta* BACHMANN **50**, 93.
- *salina* ELENKIN et DANILOW **50**, 93.
- Aphanus alboacuminatus*, Symbionten **47**, 361.
- Aphis platanoidis*, Pseudovitellus **26**, 9.
- *ribis*, Pseudovitellus **26**, 14.
- *sambuci*, Ontogenese **26**, 45.
- Apochromatische Chrysomonaden** **22**, 327.
- Apogame Sporenbildung** bei *Schwannomyces occidentalis* **28**, 64.
- — bei *Torulaspora Rosei* **28**, 67.
- Apogamie**, fakultative bei *Amoeba diploidea* **29**, 89.
- bei Hefen **28**, 64.
- von *Rhytidocystis hennequyi* **31**, 165.
- Apusomonas proboscidea* ALEXEIEFF, Cytologie **50**, 31.
- Aquationsteilung** von *Actinophrys sol* **46**, 31.
- Aquatorialplatte** von *Chilodon cucullus* (O. F. M.) **49**, 298.
- Arabinose** als Nährstoff für *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 163.
- Arachnidium becheri* v. BUDDENBROCK, Morphologie **41**, 352.
- Arachnula impatiens* CIENKOWSKI **31**, 317.
- Arcella*, Amitose **21**, 173.
- Befruchtung **48**, 374.
- Gasblasen **21**, 169.
- Kernteilung **21**, 172.
- Schalenstruktur **21**, 166.
- Verdauung **21**, 177.
- *discoides*, Selektionsversuche (in bezug auf Schalengröße) **49**, 309.
- *mitrata*, Morphologie und Entwicklungsgeschichte **21**, 165.
- — Technik für cytologische Untersuchung **21**, 165.
- *polypora*, abnorme Schalenbildungen **49**, 311.
- — Dauermodifikation **49**, 369.
- — Kultur **49**, 308.
- — Kulturformen **49**, 308.
- — Selektionsversuche (in bezug auf Schalengröße) **49**, 309.
- — Selektionsversuche (in bezug auf Schalenmißbildung) **49**, 325.
- — Vererbung von Schalenmißbildungen **49**, 356.
- *vulgaris* EHRBG. **29**, 217.
- — amöboide Stadien **31**, 41.
- — Chromidienbildung **22**, 214.
- — Chromidium **49**, 417.
- — Entwicklungsgeschichte **31**, 39.
- — Gameten und Kopulation **22**, 214.
- — Kultur **31**, 40.
- — Morphologie und Entwicklungsgeschichte **21**, 165.
- — Selektionsversuche (in bezug auf Schalengröße) **49**, 309.
- — Technik für cytologische Untersuchung **21**, 165.
- — Teilung, Encystierung, Degeneration **33**, 247.
- Archoplasma** von *Actinophrys sol* **46**, 42.
- Arsenige Säure**, Resistenz gegen **43**, 16.
- Arthrospira jenneri* **26**, 197.
- — Plasmastömungen während der Bewegung **24**, 44.
- Asexuelle Zucht** von *Spathidium spathula* **48**, 425.

- Aspidiotus hederæ*, Symbionten **34**, 266.  
— *nerii*, Pseudovitelus **26**, 17.
- Aspidisca costata* DUJ., Spiralbewegung **50**, 272.  
— *polystyla* STEIN, Spiralbewegung **50**, 272.
- Assimilation**, Beziehung zur Färbung bei Süßwasseralgen (Ref.) **50**, 275.  
— chromatische **44**, 41.
- Astasia curvata* KLEBS **48**, 182.  
— *Dangeardii* LEMM. **48**, 180.  
— — in Moortümpeln **48**, 212.  
— *elongata* SKVORTZOW **48**, 182.  
— *inflata* DUJ. var. *hyalina* SKVORTZOW **48**, 181.  
— *Klebsii* LEMM. **48**, 182.  
— — in Moortümpeln **48**, 208.  
— *levis* BÉLARÉ, Kernteilung **36**, 21.  
— *oblonga* SKVORTZOW **48**, 182.  
— *ocellata* KHAWKINE **48**, 182.  
— — Ernährungsphysiologie (Ref.) **44**, 147.  
— Kultur (Ref.) **44**, 147.  
— *variabile* SKVORTZOW **48**, 182.
- Astrodisculus radians* GREEFF, Kernteilung **48**, 455.  
— — systematische Stellung **48**, 454.  
— Zentralkorn **48**, 455.
- Aethalium septicum*, Plasmabau **38**, 311.
- Aufnahme** von gelöster Nahrung **37**, 187.
- Aufnahmevakuole** von *Ochromonas fragilis* DOFLEIN **46**, 288.  
— von *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 153.
- Aufspaltung** des Klonen bei *Paramaecium* **43**, 182.
- Aurospira echinata* SCHILLER **36**, 305.  
— *ovalis* SCHILLER **36**, 303.
- Ausfrieren** der Protozoen **49**, 433.
- Auslösung** der Konjugation **43**, 6.  
— der Konjugation bei *Colpidium colpoda* **36**, 74.  
— der Konjugation bei *Paramaecium* **43**, 140.  
— der Parthenogenese **43**, 6.
- Babesia* und *Anaplasma*, gegenseitige Immunität **50**, 465.  
— biologische Rassen **50**, 476.  
— Dauermodifikationen **50**, 478.  
— Infektion **50**, 445.  
— Isolierung (von *Anaplasma*) **50**, 456.  
— latente Infektion **50**, 453.  
— Modifikationen **50**, 477.  
— Mutationen **50**, 477.  
— Variabilität **50**, 451.  
— *mutans*, Vergleichendes **21**, 222.
- Babesien**, geographische Verbreitung **50**, 447.  
— Inkubationsperiode **50**, 448.
- Bacillus amylobacter* A. MEYER et BREDEMANN Morphologie bei Beobachtung im Ultramikroskop **24**, 79.
- Ausschlüpfen** aus den Cysten von *Vorticella microstoma* **47**, 69.
- Außenkern** von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 45.
- Aussüßen**, Schutz vor dem **44**, 231.
- Aussüßungsversuche** mit Darmparasiten **44**, 253.
- Austrocknung** von Amöben **28**, 95.  
— Einfluß auf die Enzystierung von *Vorticella microstoma* **47**, 74.
- Autogamie** von *Difaemus tunensis* GAEBEL **34**, 11.  
— bei *Entamoeba coli* **24**, 190.  
— bei *Entamoeba tetragena* **24**, 191.  
— bei Haplosporidien **33**, 64.  
— bei Herpetomonadiden **29**, 334.  
— bei *Ichthyophthirius multifiliis* **21**, 87.  
— bei *Thélohania legeri* HESSE **49**, 153.  
— bei *Thélohania varians* (Ref.) **33**, 316.
- Autogamiecysten** von *Trichomonas* **33**, 193.  
— von *Trichomonas intestinalis* **23**, 97.
- Autoinfektion** bei Actinomycidien **50**, 185.
- Autokleptes flosculus*, Skelettbildung **23**, 126.
- „Autosensibilisierungen“**, Allgemeines **44**, 43.
- Axenstäbe** von *Actinophrys sol* **46**, 8.
- Axopodien** von *Acanthocystis aculeata* **48**, 443.  
— von *Dimorpha tetramastix* PÉNARD **50**, 487.
- Axostyl**, Homologie mit dem Axenfaden der Spermien **49**, 108.
- Azotobacter chroococcum*, Kernäquivalente und Sporenbildung **22**, 1.  
— — Kernstruktur **21**, 259.  
— — Kultur **22**, 3.  
— — Technik für cytologische Untersuchung **22**, 3.
- Azygosporenbildung** von *Spirogyra mirabilis* **46**, 158.
- Bacillus asterosporus* A. MEYER, Morphologie bei Beobachtung im Ultramikroskop **24**, 79.  
— *asymmetricus* (aus *Rhagium* sp.), Cytologie **49**, 86.  
— *bactron* (aus *Rhagium* sp.), Cytologie **49**, 86.  
— *elongatus* ALEXEIEFF, Spore **49**, 425.  
— *flexilis* DOBELL, Teilung und Mitochondrien **49**, 425.  
— *fusiformis*, Kernfrage **49**, 410.  
— *mitochondrialis* ALEXEIEFF, Morphologie **49**, 399.  
— — — Mucoïd **49**, 415.  
— — — Mucosomen **49**, 415.  
— — — Promucoïd **49**, 415.  
— — — Zymogen **49**, 415.

- Bacillus polysarcus** (aus *Rhagium* sp.) Cytologie **49**, 89 ff.  
 — *rhagii* (aus *Rhagium* sp.) Cytologie **49**, 86.  
 — *tachydromus* (aus *Rhagium* sp.), Cytologie **49**, 85.  
 — *tumescens* **Zopf**, Morphologie bei Beobachtung im Ultramikroskop **24**, 78.  
**Bacterium coli** als Futter in Protozoenkulturen **49**, 120.  
 — *deliense* SWELLENGREBEL **31**, 278.  
 — *fluorescens* als Nahrung in Protozoenkulturen **49**, 118.  
 — *proteus* als Futter für *Paramaecium* **43**, 8.  
 — X 19 in der Kleiderlaus **38**, 376.  
 — *aerosis* als Futter in Protozoenkulturen **49**, 120.  
**Bacteroiden** der Blattiden **26**, 30.  
 — der Hymenopteren **26**, 34.  
**Bakterien**, Alveolarstruktur **49**, 411.  
 — Aussehen im Ultramikroskop **24**, 76.  
 — Chondriom **49**, 412.  
 — Cytologie **24**, 23.  
 — cytologische Technik **49**, 398.  
 — Dauermodifikationen **43**, 199.  
 — Erbllichkeit **43**, 197.  
 — Giftfestigkeit **43**, 197.  
 — Kernäquivalente **21**, 255.  
 — Kernfrage **49**, 89, 408.  
 — als Kernparasiten bei *Paramaecium caudatum* **49**, 210.  
 — Kernteilung **49**, 92.  
**Mitochondrien** **49**, 425.  
 — Mutationen **43**, 199.  
 — (parasitische) bei *Pelomyxa palustris* **47**, 282.  
 — systematische Stellung **49**, 98.  
 — Technik für Kerndarstellung **49**, 89.  
 — Zellbau **22**, 289.  
**Bakterienfreie** Amöbenzuchten **49**, 124.  
 — Ciliatenzuchten **49**, 124.  
 — Kultur von *Colpidium colpoda* **41**, 36.  
**Bakterienkerne**, Reaktionen **33**, 297.  
 — Technik **33**, 274.  
**Bakterienorgan** von *Pentatoma* **47**, 359.  
**Bakteriensymbiose** der Bettwanze **46**, 225.  
**Bakteriensymbiosen** bei Wanzen **47**, 350.  
**Bakteriopurpurin**, Biologie des (Ref.) **42**, 444.  
*Balantidium entozoon*, Gewöhnung an Süßwasser **44**, 242.  
*Balanthiophorus*, Kultur mit *Bacterium fluorescens* als Futter **49**, 118.  
 — Reinzucht mit *Bacterium fluorescens* **49**, 118.  
**Bandgeißel** von *Noctiluca miliaris* **42**, 11.  
**Basalkörner** von *Blepharisma undulans* **48**, 255.  
**Basalkörner**, Fehlen der bei *Rhynchomonas nasuta* **36**, 36.  
 — der Flagellaten, Centriolnatur der **34**, 212.  
 — von *Giardia* **42**, 342.  
 — von *Lambliia* **42**, 342.  
 — von *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 175.  
 — von *Parapolytoma satura* JAMESON **33**, 34.  
**Basalkornenteilung** von *Leptomonas fasciculata* **49**, 228.  
**Basalkörper** bei *Eudorina elegans* **43**, 227.  
 — von *Trichomonas vaginalis* **42**, 351.  
**Basalkörperchen** von *Blepharisma undulans* **48**, 255.  
**Basalplatten** bei *Monas gelatinosa* NÄGLER **27**, 320.  
**Basichromatin**, Allgemeines **41**, 79.  
*Batrachospermum moniliiforme* (L.), komplementäre chromatische Adaptation **44**, 54.  
**Befestigung** von *Monocystis naidis* **44**, 214.  
**Befruchtung**<sup>1)</sup> bei *Actinomyxidia* **25**, 249; **50**, 160 ff.  
 — von *Actinophrys sol* **46**, 16.  
 — bei *Amoeba minuta* POPOFF **22**, 204; **48**, 374.  
 — von *Amoeba proteus* **48**, 374.  
 — von *Arcella* **48**, 374.  
 — Auslösung der bei *Actinosphaerium* **48**, 412.  
 — von *Centropycis* **48**, 374.  
 — von *Chlamyodophrys* **48**, 374.  
 — von *Cryptodiffugia* **48**, 374.  
 — von *Diffugia* **48**, 374.  
 — bei *Eimeria avium* **23**, 43.  
 — bei *Eimeria pfeifferi* **44**, 76.  
 — von *Eimeria stedae* **28**, 31.  
 — bei *Entamoeba* **24**, 191.  
 — experimentelle Auslösung der bei *Actinophrys sol* **48**, 403.  
 — bei *Haplosporidium limnodrili* GRANATA **35**, 62.  
 — bei *Ichthyophthirius multifiliis* **21**, 86.  
 — bei *Ichthyosporidium giganteum* **33**, 65.  
 — bei *Klossia vitrina* **23**, 63.  
 — von *Lankesterella minima* **41**, 176.  
 — von *Mastigella vitrea* **48**, 374.  
 — von *Monocystis ventrosa* **48**, 109.  
 — Notwendigkeit der **43**, 260.  
 — der Ophryoscoleciden, Allgemeines **50**, 408.  
 — der Protozoen, Allgemeines **29**, 100 ff.  
 — von *Prowazekia* **48**, 374.  
 — bei *Tetractinomyxon intermedium* IKEDA **25**, 254.  
 — beim Tropicaparasiten **35**, 146.

1) Siehe auch bei „Copulation“.

- Befruchtung** bei *Trypanoplasma heliciis* 36, 277.  
 — Verjüngungshypothese der 43, 258.  
 — Verjüngungstheorie 43, 378.  
**Befruchtungsbedürftigkeit** 43, 268.  
**Befruchtungsproblem** 43, 268.  
**Befruchtungspseudopodien** von *Actinophrys sol* 46, 67.  
**Befruchtungsspindel** von *Karyolysus* 42, 221.  
**Befruchtungsvorgänge** von *Karyolysus* 42, 213.  
**Befruchtungsvorgang** bei *Leucocytozoon ziemanni* 34, 256.  
**Begleitbakterien**, Reinigung von 49, 114.  
**Bennecke**, Nährlösung nach für *Eudorina elegans* 43, 241.  
*Bernardinella bipyramidata* CHODAT nov. spec. 44, 406.  
*Bertramia* (aus Rotatorien), Technik für cytologische Untersuchung 27, 49.  
 — *asperospora* FRITZSCH 27, 48.  
 — *beauchampi* STEMPEL 43, 355.  
 — *diglanae* KONSULOFF 36, 353.  
 — *euchlanis* KONSULOFF 33, 45.  
**Bestimmung** von Monocystideen, Technik für die 48, 12.  
**Bettwanze**, Bakteriensymbiose 46, 225.  
**Bewegung** von *Actinophrys sol* 46, 7.  
 — von *Amoeba proteus* 25, 321.  
 — von *Amoeba sphaeronucleolus* 47, 402.  
 — von *Amoeba terricola* 47, 402.  
 — amöboide, des Kerninhalts bei *Noctiluca miliaris* 39, 165.  
 — von *Amphileptus gigas* C. et L. 50, 267.  
 — von *Amphileptus meleagris* EHRBG. 50, 267.  
 — von *Amphisia pernix* WRZ. 50, 271.  
 — nach Amputation von Gregarinen 29, 7.  
 — von *Apgaria undulans* STOKES 50, 269.  
 — von *Apusomonas proboscidea* ALEXEIEFF 50, 33.  
 — von *Arthrospira Jenneri* 24, 44.  
 — von *Aspidisca costata* DUJ. 50, 272.  
 — von *Aspidisca polystyla* STEIN 50, 272.  
 — von *Bacillus asymmetricus* 49, 87.  
 — von *Bacillus tachydromus* 49, 87.  
 — von *Bursaria truncatella* O. F. MÜLLER 50, 268.  
 — von *Caenomorpha medusula* PERTY 50, 269.  
 — von *Carchesium polypinum* LINN. 50, 270.  
 — von *Chilodon cucullus* O. F. MÜLLER 50, 271.  
 — von *Chlamydodon cyclops* ENTZ 50, 271.  
 — von *Chlamydodon mnemosyne* EHRBG. 50, 271.  
 — von *Choenia teres* DUJ. 50, 267.  
 — von *Coleps hirtus* EHRBG. 50, 266.  
**Bewegung** von *Colpidium colpoda* EHRBG. 50, 267.  
 — von *Colpoda cucullus* EHRBG. 50, 266.  
 — von *Colpoda parvifrons* C. et L. 50, 266.  
 — von *Condyllostoma patens* O. F. MÜLLER 50, 268.  
 — von *Cothurnia nodosa* C. et L. 50, 270.  
 — der Cyanophyceen 42, 99.  
 — von *Cyclidium citrellus* COHN 50, 268.  
 — von *Didinium nasutum* O. F. MÜLLER 50, 269.  
 — von *Dinophrys lieberkühni* BÜTSCH. 50, 269.  
 — von *Dysteria armata* HUXLEY 50, 271.  
 — von *Enchelys farcimen* EHRBG. 50, 266.  
 — von *Epistylis flavicans* var. *decumbens* S. K. 50, 270.  
 — von *Epistylis plicatilis* EHRBG. 50, 270.  
 — von *Euplotes plumipes* STOKES 50, 272.  
 — von *Euplotes charon* O. F. MÜLLER 50, 272.  
 — von *Euplotes harpa* STEIN 50, 272.  
 — von *Euplotes patella* EHRBG. 50, 272.  
 — von *Frontonia leucas* EHRBG. 50, 267.  
 — von *Glaucoma pyriformis* EHRBG. 50, 272.  
 — von *Glaucoma scintillans* 50, 272.  
 — der Gregarinen, Einfluß der Temperatur 27, 310.  
 — der Gregarinen, Einwirkung von Salzen 27, 298.  
 — der Gregarinen, Einwirkung von Säuren und Alkalien 27, 281.  
 — von *Halteria grandinella* O. F. MÜLLER 50, 269.  
 — von *Hartmannella Klitzkei* 49, 19.  
 — von *Holophrya saginata* PÉNARD 50, 266.  
 — von *Holosticha flava* COHN 50, 271.  
 — von *Kerona polyporum* EHRBG. 50, 271.  
 — von *Lacrymaria* 50, 226.  
 — von *Lacrymaria Cohnii* S. K. 50, 267.  
 — von *Lacrymaria lagenula* C. et L. 50, 267.  
 — von *Lembadion bullinum* O. F. MÜLLER 50, 224, 267.  
 — von *Lembus velifer* Cohn 50, 268.  
 — von *Lionotus fasciola* EHRBG. 50, 270.  
 — von *Lionotus grandis* ENTZ 50, 270.  
 — von *Lionotus Wrzesniowski* S. K. 50, 270.  
 — von *Loxodes rostrum* EHRBG. 50, 271.  
 — von *Loxophyllum meleagris* EHRBG. 50, 267.  
 — von *Loxophyllum rostratum* COHN 50, 267.  
 — von *Loxophyllum setigera* QUENN. 50, 267.  
 — von *Mesodinium acarus* STEIN 50, 269.  
 — von *Mesodinium pulex* C. et L. 50, 269.  
 — von *Metopides contorta* QUENN. 50, 268.

**Bewegung von *Metopus sigmoides* O. F. MÜLLER 50, 268.**

- von *Microthorax sulcatus* ENGELMANN 50, 272.
- von *Monas micropora* GICKLHORN 41, 244.
- von *Nassula ambigua* STEIN 50, 266.
- von *Nassula lateritia* C. et L. 50, 266.
- von *Nassula ornata* EHRBG. 50, 266.
- von *Nassula rubens* C. et L. 50, 266.
- der Nostocaceen (Ref.) 39, 300.
- von *Ochromonas granularis* DOFL. 44, 155.
- von *Opalina ranarum* PURK 44, 300; 50, 268.
- von *Opalina dimidiata* 44, 301.
- von *Opalina intestinalis* 44, 301.
- von *Opercularia nutans* EHRBG. 50, 270.
- von *Ophryoglena acuminata* EHRBG. 50, 267.
- der Oscillarien 24, 44; 42, 99.
- von *Oxytricha bifara* STOKES 50, 271.
- von *Oxytricha fallax* STEIN 50, 271.
- von *Oxytricha ferruginea* STEIN 50, 271.
- von *Oxytricha platystoma* EHRBG. 50, 271.
- von *Oxytricha saltans* COHN 50, 271.
- von *Oxytricha sardida* ENTZ 50, 271.
- von *Paramaecium aurelia* O. F. MÜLLER 50, 266.
- von *Paramaecium bursaria* EHRBG. 50, 266.
- von *Paramaecium calkinsi* WOODRUFF 50, 266.
- von *Paramaecium caudatum* EHRBG. 47, 25; 50, 266.
- von *Paramaecium marinum* S. K. 50, 227, 266.
- von *Paraspirillum vej dovskii* DOBELL 24, 99.
- von *Peritromus emmae* STEIN 50, 271.
- von *Plagiopyla nasuta* STEIN 50, 267.
- von *Pleuronema chrysalis* EHRBG. 50, 267.
- von *Pleuronema marina* DUJ. 50, 267.
- von *Podophrya collini* ROOT 50, 272.
- von *Polyangium parasiticum* GEITLER 50, 83.
- von *Prorodon griseus* C. et L. 50, 266.
- von *Prorodon marinus* C. et L. 50, 266.
- von *Prorodon teres* EHRBG. 50, 266.
- von *Spathidium spathula* DUJ. 50, 267.
- von *Spirillum volutans* 23, 114.
- von *Spiriochaeta* (*Cristispira*) *anodontae* 23, 107.
- von *Spiriochaeta* (*Cristispira*) *balbianii* 23, 107.
- von *Spirostomum ambiguum* EHRBG. 50, 268.
- von *Spirostomum teres* C. et L. 50, 268.
- von *Spirulina versicolor* 26, 187.

**Bewegung von *Stentor coeruleus* EHRBG. 50, 269.**

- von *Stentor igneus* EHRBG. 50, 269.
- von *Stentor polymorphus* O. F. MÜLLER 50, 269.
- von *Stichochaeta pediculiformis* COHN 50, 271.
- von *Strombidium clapedi* S. K. 50, 269.
- von *Strombidium turbo* C. et L. 50, 269.
- von *Strombidium typicum* LANKESTER 50, 269.
- von *Strombidium urceolare* STEIN 50, 269.
- von *Stylonychia mytilus* EHRBG. 50, 272.
- von *Stylonychia pustulata* EHRBG. 50, 272.
- von *Styloplotes appendiculatus* EHRBG. 50, 272.
- von *Tillina magna* GRUBER 50, 266.
- von *Trachelius ovum* EHRBG. 50, 267.
- von *Trachelocerca olor* O. F. MÜLLER 50, 267.
- von *Trachelocerca phoenicopterus* COHN 50, 267.
- von *Trachelocerca tenuicollis* QUENN. 50, 267.
- von *Treponema icterogenes* 39, 69.
- von *Trichomonas* 39, 113.
- von *Trypanoplasma helices* 45, 205.
- von *Urocentrum turbo* O. F. MÜLLER 50, 224, 269.
- von *Uroleptus agilis* ENGELM. 50, 271.
- von *Uroleptus piscis* O. F. MÜLLER 50, 271.
- von *Uroleptus rattulus* STEIN 50, 271.
- von *Uronema marinum* DUJ. 50, 268.
- von *Uronychia transfuga* O. F. MÜLLER 50, 272.
- von *Urostyla grandis* EHRBG. 50, 271.
- von *Vorticella alba* FROM. 50, 269.
- von *Vorticella campanula* EHRBG. 50, 269.
- von *Vorticella citrina* EHRBG. 50, 269.
- von *Vorticella cratera* S. K. 50, 269.
- von *Vorticella fasciculata* O. F. MÜLLER 50, 269.
- von *Vorticella nebulifera* FROM. 50, 269.
- von *Vorticella nutans* O. F. MÜLLER 50, 269.
- von *Vorticella striata* DUJ. 50, 269.
- von *Zoothamnium arbuscula* EHRBG. 50, 270.
- von *Zoothamnium marinum* MERESCHK. 50, 270.
- von *Zoothamnium nutans* C. et L. 50, 270.
- (pseudopodiale) von *Chrysostephano-sphaera globulifera* SCHERFFEL 22, 310.

**Bewegungserscheinungen der Gregarinen 43, 361.****Bewegungsgallert bei Cyanophyceen 42, 101.**

**Bewimperung** von *Blepharisma undulans* 48, 253.

— des Schlundes von *Paramaecium caudatum* 49, 170.

*Bicoeca mediterranea* PAVILLARD 44, 131.

*Bicosoeca pocillum* S. KENT, Morphologie 32, 36.

*Biloculina inornata* D'ORB. 25, 234.

— *lucernula* SCHWAGER 25, 234.

— *ringens* LAMARCK 25, 234.

**Biloculinen**, adriatische, Systematik 25, 201.

**Binnenkorn** von *Acanthocystis aculeata* 48, 445.

— von *Acanthocystis myriospina* 48, 456.

**Binnenkörper**<sup>1)</sup> von *Entamoeba deblickei* NIESCHULZ 48, 367.

— von *Hartmannella Klitzkei* 49, 34.

— von *Leptomonas fasciculata* 49, 223.

— von *Spirogyra mirabilis* 46, 154.

— bei *Thalassicola* 30, 39, 73.

*Binnucleata* 23, 411.

**Biondis Gemisch** für Protozoen 43, 290.

*Blanchardina cypricola*, Morphologie 42, 309.

*Blastocystis enterocola*, Mitochondrien 49, 417.

**Blaualg**<sup>2)</sup>, Cytologie 45, 413, 47, 320.

— Heterocysten (Ref.) 47, 137.

— als Symbionten von *Gunnera macrophylla* (Ref.) 50, 278.

— symbiotische 47, 20.

*Blepharisma clarissima* ANIGSTEIN 24, 127.

— *undulans* STEIN, Conjugation 48, 267.

— cytologische Technik 48, 274.

— Encystierung 48, 263.

— Formwechsel 48, 272.

— Kultur 48, 278.

— Lebensbedingungen 48, 274.

— Morphologie 48, 245.

— Nahrung 48, 276.

— Physiologie der Encystierung 48, 283.

— Pseudocysten 48, 289.

— Symmetrieverhältnisse 48, 249.

— Technik für Darstellung der Cilien 48, 274.

— Technik für die Darstellung der Trichocysten 48, 274.

— Teilung 48, 260.

— Teilungsphysiologie 48, 281.

— Temperaturgrenzen 48, 275.

**Blepharoplast** von *Giardia caprae* NIESCHULZ 49, 280.

— von *Herpetomonas muscae domesticae* 31, 13.

— Kernnatur des 35, 227; 38, 96.

— Phylogenie 36, 44.

— bei *Prowazekia asiatica* 22, 372.

**Blepharoplast** von *Prowazekia parva* NÄGLER 21, 112.

— bei *Rhynchomonas nasuta* 36, 34.

— von *Trichomonas* 33, 156.

— von *Trichomonas flagelliphora* 44, 117.

— von *Trypanoplasma dendrocoeli* 32, 182.

— von *Trypanoplasma heliciis* 21, 109; 36, 263.

— von *Trypanosoma brucei* 40, 169.

— von Trypanosomen, Verhalten zur Nuclealreaktion 48, 513.

**Blepharoplastlose** Bodoniden 25, 303.

**Blepharoplastteilung** bei *Bodo edax* 35, 240.

— von *Leptomonas fasciculata* 49, 228.

— bei *Prowazekia josephi* BĚLAŘ 35, 110; 41, 311.

— bei *Trypanoplasma heliciis* 21, 109; 36, 274.

— bei *Trypanosoma theileri* 38, 370.

— bei Trypanosomen aus Vögeln 45, 256.

**Blutprotozoen** des Wasserfrosches 31, 169.

**Blutsaugende** Parasiten des Wasserfrosches 31, 171.

— Tiere, Symbiose mit Mikroorganismen 46, 252.

**Blutserum** als Futter in Protozoenkulturen 49, 123.

**Bodo**, Kernteilung, Allgemeines 41, 316.

— Kultur (auf reinem Boden) 40, 16.

— Systematik 26, 413.

— *caudatus*, Teilung von 26, 416.

— *celer* KLEBS 28, 356.

— *curvifilius* GRIESSMANN Morphologie 32, 31.

— *edax* KLEBS, Bau, Teilung und Encystierung 35, 212.

— *globosus* STEIN 28, 351.

— *lacertae* GRASSI, Cytologie 43, 432.

— cytologische Technik 43, 432.

— Glykogen 22, 373.

— Ringorganell 38, 105.

— Teilung 38, 106.

— *parvulus* GRIESSMANN, Morphologie 32, 32.

— *parvus* PUSCHKAREW 28, 357.

— *repens* KLEBS 28, 355.

— spec. ohne Blepharoplast 25, 303.

*Bommeria viridis* KUFFERATH 44, 130.

*Botellus* sp. 36, 358.

*Brachiomonas* BOHLIN 44, 141.

**Brillantkresylblau** als Vitalfarbstoff 38, 304.

**Brom**, Fixation mit 21, 5.

*Buehringa atlantica* BUSCH, Morphologie 42, 376.

**Bukettstadium** von *Actinophrys sol* 46, 21.

1) Siehe auch bei: Caryosom.

2) Siehe auch bei: Cyanophyceen.

- Bursaria truncatella* O. F. MÜLLER, Regeneration **47**, 184, 202, 221.
- Calciumwirkung** bei *Opalina ranarum* **46**, 173.
- Calcium**, Wirkung auf *Paramaecium* **43**, 79.
- Callimastix frontalis* BRAUNE **32**, 127.
- „**Calix**“ der Trichonymphen, Homologie **49**, 107.
- Calothrix solitaria* KIRCH, Cytologie **41**, 86.
- Caementelliden**, Fremdkörperskelette **23**, 129.
- Caenomorpha medusula* PERTY, Spiralbewegung **50**, 269.
- Carchesium**, Kernteilung **21**, 203.
- *lachmanni*, Phagocytose (Ref.) **37**, 354.
- *polypinum* LINN., Spiralbewegung **50**, 270.
- Carotin** bei *Haematococcus pluvialis* (Ref.) **49**, 135.
- Carteria excentrica** PRINTZ **45**, 265.
- *obtusa*, Beziehung zur Veränderung der Wasserstoffionenkonzentration **48**, 210.
- in Moortümpeln **48**, 212.
- Verbreitung von **48**, 210.
- *Oliveri* G. S. WEST **44**, 122.
- *Phaseolus* PRINTZ **45**, 264.
- Caryogamie** bei *Actinophrys sol* **46**, 32.
- bei *Karyolysus* **42**, 217.
- im Amöboidkeim von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS-STEKHOVEN **41**, 257.
- bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiden **50**, 351.
- von *Tetractinomyxon intermedium* IK. **50**, 165.
- bei *Thélohanian legeri* HESSE **49**, 152.
- Caryosom**, Allgemeines **25**, 122; **37**, 262.
- von *Acanthocystis aculeata* **48**, 445.
- von *Amoeba Herwigi* IVANIĆ **50**, 114.
- von *Amoeba Maasi* IVANIĆ **50**, 127.
- bei *Amoeba Mulsowi* IVANIĆ **50**, 130.
- von *Amoeba vespertilio* **50**, 131.
- von *Chilodon cucullus* O. F. M. **49**, 297.
- von *Chilodon uncinatus* **24**, 143.
- bei *Chlamydomorphys schaudinnii* **43**, 301.
- von *Colloidietyon triciliatum* **43**, 453.
- von *Entamoeba deblickei* NIESCHULZ **48**, 367.
- von *Gregarina cuneata* **50**, 6.
- von *Leptomonas fasciculata* **49**, 223.
- der Myxosporidien, Allgemeines **45**, 335.
- von *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 179.
- von *Prowazekia josephi* BĚLAŘ **41**, 313.
- von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA **50**, 151.
- von *Spirogyra*, Löslichkeitsverhältnisse **44**, 346.
- von *Spirogyra setiformis* **45**, 192.
- Bursaria truncatella* O. F. MÜLLER, Spiralbewegung **50**, 268.
- Caryosom** von *Triactinomyxon magnum* GRANATA **50**, 155.
- von *Volvox aureus* (Ref.) **44**, 144.
- Caryosomchondrien** bei *Amoeba chondrophora* ARNDT **34**, 55.
- Caryosomenstehung** bei *Pamphagus hyalinus* **43**, 323.
- Caryosomfrage** bei Protisten **44**, 189.
- Caryosomfragmentation** bei *Euglena sanguinea* **23**, 265.
- Caryosomkern**, Allgemeines **43**, 456.
- von *Chilodon cucullus* (O. F. M.) **49**, 297.
- Caryosomspindel** bei *Scytomonas pusilla* **38**, 121.
- Caryospora simplex*, Entwicklungsgeschichte **22**, 74.
- Cavulationskugeln** bei *Colpidium colpoda* **36**, 73.
- Celluloseverdauung** der Wiederkäuermagenparasiten **32**, 163.
- Centralkörper** der *Cyanophyceen* (Ref.) **44**, 278.
- Centrenfrage** bei Amöben **34**, 336.
- Centriol**, Allgemeines **29**, 358; **37**, 262.
- bei Amöben **25**, 98.
- bei *Amoeba diplogena* BĚLAŘ **36**, 15.
- bei *Amoeba Gjorgjevici* IVANIĆ **50**, 121.
- bei *Amoeba hartmanni* **22**, 58.
- von *Astasia levis* BĚLAŘ **36**, 25.
- im Binnenkörper von Euglenoidinen **36**, 23.
- von *Bodo lacertae* **43**, 439.
- bei *Ceratium* **43**, 420.
- von *Ceratium tripos* **48**, 308.
- bei *Cercobodo agilis* **34**, 135.
- bei *Chilodon uncinatus* **24**, 142.
- von *Chilomastix aulastomi* **43**, 444.
- bei *Chilomonas paramaecium* **25**, 309; **36**, 289.
- bei *Chlamydomorphys grata* **37**, 77.
- bei *Chlorogonium elongatum* **39**, 20.
- bei *Colloidietyon triciliatum* **43**, 451.
- bei *Entamoeba tetragena* **24**, 172.
- bei *Eudorina elegans* **43**, 230.
- bei *Euglena viridis* **36**, 167.
- bei Haplosporidien **33**, 57.
- bei *Hartmannella Klitzkei* **49**, 56.
- bei *Lymphocystis* **38**, 174.
- im Mikronucleus von *Entodinium bursa* **32**, 148.
- bei *Monocercomonas cetoniae* **23**, 315.
- bei Myxosporidien **45**, 337.
- bei *Naegleria gruberi* (Ref.) **44**, 267.
- bei *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 193.
- bei *Pelomyxa palustris* **33**, 260.
- bei *Polytoma uvella* **38**, 334.

**Centriol** der Protozoen, Allgemeines **25**, 115; **49**, 55.

— bei *Prowazekia asiatica* **22**, 374.  
— bei *Prowazekia josephi* BĚLAŘ **35**, 107; **41**, 312.

— von *Rhynchomonas nasuta* **36**, 33.

— bei *Saccamina* **27**, 226.

— bei *Scytomonas pusilla* **38**, 121.

— bei *Stentor* **28**, 370.

— bei *Thalassicolla* **30**, 43.

— in den Trichochromidien von *Frontonia leucas* **32**, 356.

— bei *Trypanoplasma dendrocoeli* **32**, 189.

— von *Trypanoplasma heliciis* **21**, 105; **36**, 261.

— bei *Trypanosoma rotatorium* **31**, 258.

— bei Trypanosomen aus Vögeln **45**, 253.

— bei *Volvox aureus* (Ref.) **44**, 143.

**Centriolenfrage**, Allgemeines **34**, 183.

— bei Amöben **26**, 438.

— bei Coccidien **42**, 284.

— bei *Collodictyon triciliatum* **43**, 457.

— bei Flagellaten **33**, 38.

**Centriolnatur** der Basalkörner **34**, 212.

**Centrodesmose** bei *Acanthocystis aculeata* **48**, 451.

— bei *Chromulina Pascheri* **29**, 302.

— bei *Entodinium bursa* **32**, 148.

— bei *Monocercomonas orthopterorum* **36**, 247.

— bei *Polytoma uvella* **38**, 336.

— bei Trichomonaden **33**, 180.

— von *Trichomonas vaginalis* **42**, 360.

— von *Trypanoplasma heliciis* **36**, 272.

**Centroplasma** der Cyanophyzeen **41**, 98; **45**, 413.

**Centropyxis**, Plasmogamie **43**, 328.

— Befruchtung **48**, 374.

**Centrosom** von *Actinosphaerium* **40**, 213, **46**, 43.

— bei Amöben, Allgemeines **25**, 122.

— (extranucleäres) bei Amöben **49**, 62.

— bei *Carchesium* spec. **21**, 203.

— von *Coscinodiscus subbuliens* JÖRGENSEN (Ref.) **49**, 305.

— bei *Gregarina cuneata* **50**, 24.

— bei Gregarinen **22**, 39.

— von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 28.

— bei *Ichthyosporidium Hertwigi* SWARCZEWSKY **33**, 79.

— von *Noctiluca miliaris* **39**, 174.

— Phylogenie des **25**, 122.

— der Protozoen, Allgemeines **49**, 55.

— von *Thélohania legeri* HESSE **49**, 156.

**Centrosombildung** von *Actinosphaerium* **40**, 216.

*Cepedea* (Ref.) **49**, 142.

*Cephaloidophora communis* MAWR. (aus *Balanus eburneus*), Bewegung **27**, 262.

*Ceratum hirundinella*, Entwicklungsgeschichte (Ref.) **46**, 383.

*Ceratum*, Kernteilung **43**, 415.

— *tripos*, Centriolen **48**, 308.

— Chromosomen **48**, 310.

— Cystenkerne **48**, 304.

— Kernbau **48**, 304.

— Kernteilung **48**, 306.

— Nebenkörper **48**, 308.

— Nucleolen **48**, 308.

— Spindel **48**, 308.

**Cercarien** Endblase der, Pulsationsfrequenz **44**, 228.

*Cercobodo agilis* (MOROFF) emend. SENN **34**, 133.

*Cercomonas longicauda*, Kern- und Geißelbau **31**, 27.

— Oekologie (Ref.) **44**, 273.

— fusiformis, Verdauung **49**, 401.

— *parva*, Oekologie (Ref.) **44**, 273.

*Chalubinskia latrica* WOŁOZYSKA **45**, 144.

*Chamaesiphon curvatus* NORDST., Cytologie **41**, 86.

— *cylindricus* BOYE P. **50**, 112.

— *filamentosus* GHOSE **50**, 111.

— *incrusters* GRUN. f. *asiatica* WILLE **50**, 111.

— GRUN. f. *longissima* WILLE **50**, 111.

*Chaetoceras*, Bildung der Endosporen **48**, 197.

— Endosporen **48**, 196.

*Chaetomorpha gracilis* Kütz., Cytologie (Ref.) **45**, 440.

— *Linum* Kütz., Cytologie (Ref.) **45**, 440.

**Chemische Zusammensetzung** von *Eimeria gadi* **31**, 123.

*Chilodon cucullus* (O. F. M.), Kernteilung in Exkonjuganten **49**, 297.

— Spiralbewegung **50**, 271.

— *dentatus*, Kernteilung **29**, 352.

— *uncinatus*, Kernbau und Kernteilung **24**, 142.

*Chilomastix aulastomi* (ALEXEIEFF) BĚLAŘ **43**, 439.

— cytologische Technik **43**, 440.

— *davainei* Moqu., Nomenklatorisches (Ref.) **44**, 273.

— *mesnili* WENYON, Cystenbildung **38**, 89.

— Cytologie (Ref.) **44**, 269.

*Chilomonas oblonga* in Moortümpeln **48**, 208, 212.

— *paramaecium*, Ernährungsphysiologie (Ref.) **44**, 147.

— Geißelinsertion **25**, 301.

— Kernbau und Kernteilung **36**, 283.

— Kernteilung **25**, 295.

— Kultur (Ref.) **44**, 147.

*Chlamydon cyclops* ENTZ, Spiralbewegung **50**, 271.

— *mnemosyne* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 271.

- Chlamydomonas***, Mitochondrien **49**, 422.  
 — Mucosomen **49**, 422.  
 — *ampla* PRINTZ **45**, 266.  
 — *bernardensis* CHODAT **44**, 398.  
 — *brachyura* G. S. WEST **44**, 124.  
 — *caudata* **44**, 124.  
 — *cylindrica* CHODAT **44**, 399.  
 — *Dinobryoni*(s) G. M. SMITH, Habitus **46**, 147.  
 — *elegans* G. S. WEST **44**, 125.  
 — *epiphytica* G. M. SMITH, Habitus **46**, 145.  
 — *fungicola* PUYMALY, Lebensweise (Ref.) **50**, 276.  
 — *globosa* SHOW **44**, 125.  
 — *globulosa* PERTY **44**, 124.  
 — *Grovei* G. S. WEST **44**, 124.  
 — *Koishikavensis* **45**, 265.  
 — *Kutechnikowi* GOROSCHANKIN **44**, 126.  
 — *microscopica* G. S. WEST **44**, 125.  
 — *polydactyla* CHODAT **44**, 399.  
 — *procera* PRINTZ **45**, 267.  
 — *pteromonoides* CHODAT **44**, 398.  
 — *silvicola* CHODAT = *Aglæ silvicola* PASCHER nov. comb. **48**, 501.  
 — *sphaerica* TROITZKAJA **48**, 501.  
 — *subcaudata* **44**, 124.  
 — sp. (BĚLAŘ) Mitose **43**, 458.  
 — — in Moortümpeln **48**, 208.  
***Chlamydothrix***, Befruchtung **48**, 374.  
 — in Kultur aus Pferdekot **48**, 322.  
 — Plasmogamie **43**, 326.  
 — Teilung plasmogamer Kerne **49**, 71.  
 — *grata*, Fortpflanzung **37**, 65.  
 — *major* BĚLAŘ **43**, 303.  
 — *minor* BĚLAŘ **43**, 291.  
 — — cytologische Technik **43**, 289.  
 — — Kultur **43**, 288.  
 — *parva* BĚLAŘ **43**, 304.  
 — *schaudinni* SCHÜSSLER **22**, 366; **43**, 299.  
 — *stercorea*, Chromidium **49**, 417.  
 — sp. BREUER **37**, 88.  
 — — Kernteilung und Plasmogamie **45**, 117.  
 — — — Kultur **45**, 118.  
 — — (= *Amoeba* spec. POPOFF), Kern-  
 teilung **22**, 217.  
***Chlamydothrix ochracea*** (Kütz.) MIG. **23**, 239.  
 — — Technik für cytologische Untersuchung **23**, 245.  
**Chlamydozoen** **26**, 270.  
**Chlor**, Fixation mit **21**, 6.  
***Chloramoeba*** BOHLIN, Cytologie und systematische Stellung (Ref.) **45**, 150.  
***Chlorochromonas minuta*** LEWIS, Kultur **32**, 249.  
 — — — Morphologie **32**, 249.  
***Chloroglea conferta*** (KUETZ) S. et G. **50**, 96.  
 — *lutea* S. et G. **50**, 96.  
***Chlorogonim bernardinense*** CHODAT **44**, 400.  
 — *elongatum*, cytologische Technik **39**, 10.  
 — — Kultur **39**, 10.  
 — *euchlorum* als Futter für holozoische Protozoen **46**, 5.  
 — — Kern- und Zellteilung **39**, 7.  
***Chloromonas pulcherrima*** STOKES **44**, 120.  
***Chloromyxum leydigi*** **37**, 276.  
 — — Infektionsmodus **24**, 155.  
 — — Keimung der Sporen **24**, 149.  
 — — Kernverschmelzung **24**, 149.  
 — — Kultur **24**, 150.  
 — — Technik (experimentelle und cytologische) **37**, 279.  
 — — Technik für Infektionsversuche **24**, 158.  
 — — Technik für Lebendbeobachtung **24**, 151.  
**Chloroplast<sup>1)</sup>** der Cladophoraceen (Ref.) **45**, 440.  
***Chlorotriangulum minutum*** KUFFERATH **44**, 141.  
**Choanoflagellaten**, marine **32**, 41.  
***Choanophrya infundibulifera***, Cytologie **48**, 125.  
 — — cytologische Technik **48**, 126.  
**Cholesterin** bei *Paramaecium caudatum* **44**, 384.  
**Chondriom** bei Bakterien **49**, 412.  
***Choentia teres*** DUJ., Spiralbewegung **50**, 267.  
***Chorda filum***, Membranen **47**, 308.  
**Chromatin**, Allgemeines **35**, 244; **41**, 76.  
 — bei *Bacillus mitochondrialis* ALEXEIEFF **49**, 409.  
 — von *Bacterium deliense* SWELLENGBEL **31**, 279.  
 — mikro- und makronukleäres bei Ophryoscolecciden und Cycloposthiiden **50**, 361.  
 — bei *Micrococcus ochraceus* **33**, 285.  
 — der Protozoen **31**, 62.  
 — bei *Prowazekia josephi* BĚLAŘ **41**, 312.  
 — bei *Spirogyra mirabilis* **46**, 156.  
 — Unterscheidung von den Nucleolen **30**, 8.  
**Chromatindualismus** bei *Monocystis pareudrili* **23**, 226.  
 — bei *Orcheocystis lacertae* **36**, 340.  
**Chromatinemission** bei *Actinosphaerium* **40**, 209.  
 — bei *Amoeba minuta* **22**, 201.  
 — bei *Arcella vulgaris* **22**, 214.  
 — bei *Colpidium colpoda* **36**, 75.  
 — (aus dem Caryosom) bei *Gregarina cuneata* **50**, 9.

1) Siehe auch bei: Chromatophoren.

**Chromatinemission** bei *Lymphocystis johnstonei* **22**, 184.

— bei *Thalassicolla* **30**, 54.

— bei *Thelohania legeri* HESSE **49**, 156.

— bei *Trichomonas* **33**, 173.

**Chromatinkörner** der Cyanophyceen **41**, 106.

**Chromatinlokalisierung** der Acanthocystideen **48**, 459.

— bei Amöben **49**, 49.

— bei *Bodo edax* **35**, 245.

— bei *Chilomonas paramaecium* **36**, 290.

— bei *Scytomonas pusilla* **38**, 121.

— bei *Trypanosoma theileri* **38**, 365.

**Chromatinreduktion** **27**, 185.

**Chromatinspiralen** bei Bakterien **21**, 261.

**Chromatinstruktur** bei Protozoen **25**, 1.

**Chromatische** Adaptation, komplementäre, bei Schizophyceen **44**, 1.

*Chromatium Linsbaueri* (Ref.) **49**, 137.

— *okenii* (EHRBG.) PERTY, Geißeln **32**, 229.

**Chromatophoren**, Allgemeines **41**, 81.

— allmähliche Reduktion **38**, 48.

— bei *Anthoceros laevis* L. (Ref.) **50**, 280.

— der Chlamydomonaden **37**, 197.

— von *Chlorogonium clongatum* **39**, 11.

— von *Chromulina smaragdina* GICKLHORN **44**, 221.

— bei *Chrysamoeba radians* KLEBS **44**, 207.

— der Cyanophyceen **41**, 56, 91.

— bei *Eudorina elegans* **43**, 228.

— von *Glaucocystis nostochinearum* **47**, 9.

— von *Gloeochaete Wittrockiana* **47**, 18.

— von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 52.

— von *Gonium pectorale* **49**, 385.

— Lichtreflexion an den, bei *Chromulina smaragdina* GICKLHORN **44**, 220.

— von *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 157.

— von *Sorastrum spinulosum* **47**, 441.

— von *Spirogyra crassa* (Ref.) **47**, 323.

— Symbiontentheorie **47**, 19.

— von *Uroglenopsis americana* (CALKINS) LEMMERM. **49**, 267.

— Verlassen der bei Flagellaten **36**, 87.

**Chromatophorenteilung** von *Spirogyra mirabilis* **46**, 155.

**Chromatophorenverlust** bei Chrysomonaden **37**, 24.

— bei *Euglena* **43**, 195.

— durch Teilungshemmung bei *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 167.

**Chromatoplasma** der Cyanophyceen **41**, 90; **45**, 413.

**Chromidialkern** von *Nebela collaris* **31**, 296.

**Chromidialsubstanz** bei *Arcella* **21**, 180.

**Chromidialtiere** von *Entamoeba histolytica* **29**, 79.

**Chromidien** von *Acanthocystis myriospina* **48**, 458.

— Allgemeines **21**, 186.

— bei *Amoeba minuta* **22**, 202.

— bei *Arcella vulgaris* **22**, 214; **31**, 42; **49**, 417.

— von *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI **31**, 332.

— bei Bakterien **49**, 93.

— von *Chlamydomorphys grata* **37**, 80.

— von *Chlamydomorphys stercorea* **49**, 417.

— von *Diffugia lobostoma* **37**, 111.

— bei *Entamoeba coli* **24**, 188.

— bei *Entamoeba tetragena* **24**, 176.

— bei *Euglypha alveolata* **25**, 16.

— bei *Ichthyosporidium giganteum* **33**, 60.

— von *Nebela collaris* **31**, 294.

— bei *Pelomyxa palustris* **33**, 263.

— bei *Saccamina* **27**, 223, 244.

— bei *Thalassicolla* **30**, 81.

— bei *Trachysporidium Mülleri* STEMPPELL **42**, 317.

**Chromidienbildung** bei *Actinosphaerium* **40**, 196.

— bei *Opalina* **44**, 301.

**Chromidiogamie** bei *Arcella* **21**, 175.

**Chromiolen** bei *Chilomonas paramaecium* **25**, 307.

**Chromosomen** von *Acanthocystis aculeata* **48**, 450.

— von *Actinophrys sol* **31**, 67; **46**, 9.

— von *Aggregata eberthi* (Ref.) **42**, 441.

— von *Amoeba glebae* DOBELL **34**, 163.

— bei *Amoeba hartmanni* **22**, 60.

— von *Amoeba lamellipodia* **25**, 85.

— bei *Ceratium hirundinella* **43**, 421.

— von *Ceratium tripos* **48**, 310.

— von *Chilomastix aulastomi* **43**, 443.

— von *Chlamydomorphys schaudinni* **43**, 300.

— der Cladophoraceen (Ref.) **45**, 441.

— der Coccidien, Allgemeines **42**, 280.

— bei *Colpidium colpoda* **36**, 75.

— bei *Colpidium truncatum* (Ref.) **44**, 278.

— der Cyanophyceen **41**, 106.

— von *Diplocystis schneideri* KUNSTLER (Ref.) **42**, 442.

— bei *Eudorina elegans* **43**, 230.

— von *Euglena* **31**, 64; **44**, 278.

— von *Euglena viridis* **36**, 147.

— von *Giardia microti* (Ref.) **44**, 271.

— von *Gregarina cuneata* **50**, 24.

— von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 35.

— der Infusorien **28**, 384.

— von *Karyolysus* **42**, 226.

— von *Klossia vitrina* **23**, 63.

— von *Leptomonas fasciculata* **49**, 232.

— der Mikronuclei der Infusorien **31**, 70.

— von *Monocystis agilis* (Ref.) **42**, 444.

— von *Monocystis rostrata* **22**, 29.

— von *Mougeotia spec.* (PETERSCHILKA) **45**, 156.

**Chromosomen** bei *Myxidium Lieberkühni* **45**, 316.

- von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN **41**, 277, 291.
- von *Myxobolus wellengrebeli* SCHUURMANS STEKHOVEN **40**, 48.
- von *Noctiluca miliaris* **39**, 168.
- von *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 180.
- bei *Ophrydium versatile* **36**, 68.
- bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiden **50**, 333.
- von *Paramaecium* (Ref.) **44**, 277.
- von *Parapolytoma satura* JAMESON **33**, 31.
- der Protisten, Allgemeines **31**, 62; **43**, 344; **46**, 38.
- von *Prowazekia josephi* BĚLAŘ **41**, 315.
- von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ **47**, 329.
- bei *Rhogostoma Schüssleri* **43**, 309.
- bei *Sphaerospora dimorpha* DAVIS (Ref.) **44**, 268.
- bei *Thalassicolla* **30**, 73.
- von *Thelohania legeri* HESSE **49**, 156.
- von *Trichomitus terribidis* (Ref.) **44**, 275.
- von *Trichonympha campanula* KOFOID et SWEZY (Ref.) **44**, 276.
- bei Trichomonaden **33**, 181.
- von *Trichomonas vaginalis* **42**, 361.
- von *Volvox aureus* (Ref.) **44**, 143.
- bei *Zschokkella rovigensis* **45**, 393.

**Chromosomenäquivalent** bei *Prowazekia josephi* BĚLAŘ **41**, 312.**Chromosomenbildung** bei *Trichomonas* **39**, 127.**Chromosomenfrage** bei Protisten **44**, 187.**Chromosomenkonjugation** bei *Actinophrys sol* **46**, 25.

- bei *Karyolysus* **42**, 217.

**Chromosomenreduktion** **27**, 185.**Chromosomenteilung** von *Acanthocystis aculeata* **48**, 450.

- von *Ceratium tripos* **48**, 313.

**Chromosomenzahl** von *Actinophrys sol* **46**, 10, 33.

- von *Amoeba lamellipodia* **25**, 85.
- von *Anthoceros laevis* L. (Ref.) **50**, 280.
- von *Chlamydomorphys minor* **43**, 291.
- von *Chlorogonium elongatum* **39**, 19.
- von *Collocladion trichiatum* **43**, 453.
- von *Diplocystis schneideri* KUNSTLER (Ref.) **42**, 442.
- von *Eudorina elegans* **43**, 230.
- von Gregarinen (Ref.) **42**, 443.
- von *Henneguya gigantea* **45**, 332.
- von *Karyolysus* **42**, 224.
- von *Monocystis agilis* (Ref.) **42**, 444.
- von *Monocystis rostrata* **22**, 32.
- von *Myxidium Lieberkühni* **45**, 332.

**Chromosomenzahl** von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN **41**, 277, 291.

- von *Myxobolus Pfeifferi* **45**, 332.
- von *Myxobolus rohita* **45**, 332.
- von *Myxobolus Wellengrebeli* **45**, 332.
- von *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 186.
- von *Polytoma uvella* **38**, 335.
- von *Rhogostoma schüssleri* **43**, 310.
- von *Sphaerospora dimorpha* DAVIS (Ref.) **44**, 268; **45**, 332.
- bei Trichomonaden **33**, 181; **39**, 129.
- von *Trichonympha campanula* KOFOID et SWEZY (Ref.) **44**, 276.
- von *Volvox aureus* (Ref.) **44**, 143.
- von *Zschokkella rovigensis* **45**, 393.

**Chromosomenzyklus** von *Aggregata eberthi* (Ref.) **42**, 441.**Chromospiren** von *Astasia levis* BĚLAŘ **36**, 26.**Chromulina** CIENKOWSKY, Morphologie **46**, 268.

- Sporenbildung **48**, 201.
- *cuneata* PLAYFAIR **50**, 490.
- *cylindracea* nov. comb. PASCHER (*Ochromonas cylindracea* PLAYFAIR), Morphologie **50**, 489.
- *dubia* DOFLEIN **46**, 280.
- *elegans* DOFLEIN **46**, 280.
- *freiburgensis* DOFLEIN, Formwechsel **46**, 269.
- *grandis* DOFLEIN **46**, 282.
- *Hokeana* PASCHER **25**, 191.
- *magna* DOFLEIN **46**, 279.
- *mikroplankton* PASCHER in Moortümpeln **48**, 212.
- *minima* DOFLEIN **46**, 282.
- *minuta* DOFLEIN **46**, 278.
- *nebulosa* CIENK. **22**, 299; **46**, 279.
- *ovalis* KLEBS **46**, 281.
- — — in Moortümpeln **48**, 212.
- *ovaloides* DOFLEIN **46**, 276.
- *pascheri* HOFENEDER **29**, 294.
- *pyriformis* PLAYFAIR **50**, 490.
- *rotunda* DOFLEIN **46**, 277.
- *smaragdina* GICKLHORN **44**, 219.
- *spectabilis* SCHERFFEL **22**, 324.
- *sphaerica* DOFLEIN **46**, 277.
- *vagans* PASCHER **46**, 279.
- *woroniniana* FISCH **46**, 283.
- *zartensis* DOFLEIN **46**, 280.
- sp. DOFLEIN **46**, 284.
- — — Sporenbildung **48**, 202.

**Chroococcaceae**, Systematik (Ref.) **48**, 526.**Chroococcales**, Systematik und phylogenetische Probleme (Ref.) **49**, 138.

- Chroococcus cumulatus** BACHMANN **50**, 94.
- *dispersus* (v. KEISL.) LEMM. var. *minor* G. M. SMITH **50**, 95.

- Chroococcus helveticus** NÄG. var. *consociato-dispersus* ELENKIN **50**, 94.  
 — *limneticus* LEMM. var. *distans* G. M. SMITH **50**, 95.  
 — — var. *elegans* G. M. SMITH **50**, 95.  
 — *minor* (RG.) NÄG. f. *violacea* WILLE **50**, 95.  
 — *varius* A. BR., Cytologie **41**, 86.  
 — *Westii* (WEST) BOYE F. (= *Chroococcus turgidus* var. *violaceus* W. WEST inkl. *Chroococcus turgidus* var. *subviolaceus* WILLE) **50**, 94.  
**Chroomonas caudata** GEITLER **50**, 494.  
 — *gemma* nov. comb. PASCHER (*Cryptomonas gemma* PLAYFAIR) **50**, 493.  
 — *oblonga* nov. comb. PASCHER (*Cryptomonas oblonga* PLAYFAIR) **50**, 494.  
**Chrootheca**, systematische Stellung (Ref.) **49**, 139.  
**Chrysamoeba** (*Chromulina*) **22**, 299.  
 — *helvetica* REVERDIN **44**, 138.  
 — *radians* KLEBS, Biologie, Cytologie **44**, 206.  
**Chrysopsis**, Sporenbildung **48**, 201.  
 — *sphagnum* CONRAD **44**, 133.  
**Chrysarachnion** PASCHER, Teilungshemmung der Chromatophoren **38**, 46.  
 — *insidians* PASCHER **37**, 17.  
**Chrysastrella breviappendiculata** CHODAT **48**, 499.  
 — *minor* CHODAT **48**, 499.  
 — *paradoxa* CHODAT **48**, 498.  
**Chrysidiastrum** LAUTERBORN **44**, 139.  
 — *calenatum* LAUTERBORN **37**, 29.  
**Chrysocapsales** **25**, 175.  
**Chrysococcocystis elegans** DOFLEIN **46**, 331.  
**Chrysococcus reticulatus?** REVERDIN **44**, 134.  
**Chrysocrinus hydra** PASCHER **36**, 104.  
**Chrysomonaden**, Allgemeines und Cystenbildung **46**, 311.  
 — apochromatische Formen **22**, 327.  
 — „atypische“ Cystenbildung **48**, 200.  
 — blaue und apochromatische Formen **25**, 189.  
 — Cysten, Allgemeines **22**, 327; **48**, 187.  
 — — Homologisierung der mit den Endosporen der Diatomeen **48**, 196.  
 — Cytologie **44**, 149.  
 — Endosporen **48**, 196.  
 — Geißelverhältnisse **25**, 181.  
 — Palmellastadien **25**, 174.  
 — Pyrenoide **46**, 308.  
 — Sporen **48**, 200.  
 — Vakuolisierung des Periplasten **22**, 339.  
**Chrysopyxis bipes** STEIN **22**, 313; **25**, 165; **44**, 122.  
 — *cyathus* PASCHER **25**, 165; **38**, 28; **44**, 122.  
 — *Iwanoffi* LAUTERBORN **44**, 122.  
**Chrysopyxis Reckerti** CONRAD **44**, 122.  
 — *stenostoma* LAUTERBORN **44**, 122.  
 — *urnula* DOFLEIN **46**, 329.  
**Chrysostephanosphaera** SCHERFFEL **46**, 334.  
 — *globulifera* SCHERFFEL **22**, 307.  
 — *globulosa* SCHERFFEL **37**, 29.  
**Chrysostomataceae** CHODAT **48**, 494.  
**Chrysostomum simplex** CHODAT **48**, 496.  
**Chrysosphaera rhizopodica** DOFLEIN **46**, 334.  
**Chrysothylakion** **38**, 37.  
 — *vorax* PASCHER **36**, 109.  
**Chytridineen** von *Amoeba sphareonucleolus* **47**, 413.  
 — von *Amoeba terricola* **47**, 413.  
 — in *Euglena sanguinea* **23**, 262.  
 — als Parasiten von Erdmöben **28**, 130.  
**Cicadomyces aphalarae calthae** ŠULC **26**, 104.  
 — *aphrophorae alni* R. ŠULC **26**, 103.  
 — — *salicis* ŠULC **26**, 102.  
 — *cicadarum* ŠULC **26**, 101.  
 — *dubius* BUCHNER **26**, 104.  
 — *liberiae* BUCHNER **26**, 101.  
 — *minus* BUCHNER **26**, 102.  
 — *minor* BUCHNER **26**, 103.  
 — *ptyeli lineati* ŠULC **26**, 103.  
 — *rubricinctus* BUCHNER **26**, 103.  
**Ciliaten**, Auslösung der Konjugation **41**, 49.  
 — cytologische Technik für Cysten **47**, 60.  
 — Depressionen **41**, 49.  
 — Entwicklungskreis, Allgemeines **50**, 433.  
 — freilebende, gereinigte Zucht von **49**, 287.  
 — freilebende, Präkonjuganten bei **50**, 314.  
 — Generationswechsel, Allgemeines **50**, 433.  
 — Gonomerie **50**, 380.  
 — Heterogamie **50**, 317.  
 — Homogamie **50**, 317.  
 — Kernrekonstruktion nach der Konjugation, Allgemeines **50**, 414.  
 — Kernveränderungen während der Konjugation, Allgemeines **50**, 411.  
 — Kultur (gereinigt) **49**, 112.  
 — Lebensdauer **41**, 47.  
 — Nachvergoldung von Totalpräparaten **29**, 41.  
 — Phylogenie **49**, 178.  
 — Präkonjuganten, Allgemeines **50**, 405.  
 — prospektive Potenz der Syncaryonderivate bei **50**, 421.  
 — Pseudopodienbildung **47**, 55.  
 — Reusenapparate der, Vergleich mit den Schlundfäden von *Paramaecium caudatum* **49**, 173.  
 — sexuelle Differenzierung **50**, 317, 424.  
 — Spiralbewegung **50**, 221.  
 — Technik für Paraffineinbettung von einzelnen Individuen **26**, 422.

- Ciliaten**, Verbreitung des Glykogens **44**, 378.  
 — Verschmelzung der Plazenten **50**, 420.  
 — Vielkernigkeit, Allgemeines **50**, 422.  
**Cilien** von *Blepharisma undulans* **48**, 254.  
 — von *Colpidium colpoda* **36**, 72.  
 — von *Noctiluca miliaris* **42**, 15.  
 — bei *Paramaecium caudatum* **21**, 1.  
*Ciliophrys marina* Caullery, Morphologie **32**, 15.  
*Cimex lectularius*, Symbionten **46**, 225.  
*Cinetochilum margaritaceum*, Cyanochinfärbung **43**, 468.  
**Cirrenreihen** bei Ophryoscoleciden **41**, 9.  
 — bei *Trogloclytella* **41**, 9.  
*Cladophora crispata* KÜTZ, Cytologie (Ref.) **45**, 440.  
 — *glomerata* var. *callicona* RABENH., Cytologie (Ref.) **45**, 440.  
 — var. *fasciculata* BRAND, Cytologie (Ref.) **45**, 440.  
 — var. *simplicis* KÜTZ, Cytologie (Ref.) **45**, 440.  
*Clathrostomum perlatum* CHODAT **48**, 497.  
*Clathrus*, Entwicklung **49**, 242.  
 — Übergang zu Phallus **49**, 237.  
*Climacostomum diderum* FAURÉ-FREMIET **34**, 104.  
**Cnidocysten** von *Polykrikos schwartzi* BÜTSCHLI (Ref.) **42**, 440.  
**CO<sub>2</sub>-Assimilation**, Beziehung zur komplementären chromatischen Adaptation **44**, 48.  
**Cocciden**, vivipare Übertragung der Symbionten **34**, 263.  
**Coccidien**, Allgemeines über Chromosomen **42**, 280.  
 — Allgemeines über Kernteilung **42**, 280.  
 — Centriolenfrage **42**, 284.  
 — der Fische **31**, 130.  
 — Klassifikation der **22**, 79.  
 — Promitose **42**, 285.  
 — bei Kaninchen **28**, 6.  
**Coccidiose** der Schafe **42**, 380.  
*Coccidium pfeifferi* **44**, 71.  
*Coccidiomyces dactylopii* BUCHNER **26**, 105; **31**, 300.  
 — *pierantonii* BUCHNER **26**, 102.  
 — *rosae* BUCHNER **26**, 97.  
*Coccobactrae* ELENKIN (Ref.) **48**, 526.  
*Coccopedia limnetica* TROITZK. **50**, 101.  
*Cochliopodium* in Kultur aus Pferdekot **48**, 322.  
*Cochlodinium cavatum* KOFOID et SWEZY, Morphologie **42**, 430.  
*Cotacium elongatum* PLAYFAIR **50**, 495.  
*Coleps hirtus* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 266.  
**Collare** bei Polymastiginen **33**, 178.  
*Collinella gundii* CHATTON et PÉRARD, Morphologie (Ref.) **44**, 281.  
*Collodictyon trichiatum* CARTER **43**, 446.  
 — — — Cytologie (Ref.) **44**, 270.  
 — — cytologische Technik **43**, 447.  
 — — Kultur **43**, 446.  
**Collozoum**, Makrosporen **30**, 32.  
 — Mikrosporen **30**, 32.  
*Coelomycidium simulii* DÉBAISIEUX 1919? (= *Serumsporidium melusinae* NÖLLER 1919) **41**, 183.  
*Coelosoma marina* ANIGSTEIN **24**, 137.  
*Coelosporidium periplanetae* **33**, 91.  
*Colpidium campylum*, gereinigte Zucht **49**, 130.  
 — *colpoda* EHRBG., Conjugation **36**, 72.  
 — — Giftfestigkeit **36**, 72.  
 — — Kultur **40**, 19.  
 — — Kultur in bakterienfreier Zucht **41**, 36.  
 — — Kultur in sterilen Lösungen **49**, 114.  
 — — Kultur in zweigliedriger Reinzucht **41**, 34.  
 — — Opalblau-Phloxinrhodaminfärbung n. BRESSLAU **43**, 480.  
 — — osmotisches Verhalten **41**, 46.  
 — — Saponinfestigkeit **43**, 179.  
 — — Spiralbewegung **50**, 267.  
 — *truncatum*, Chromosomen (Ref.) **44**, 278.  
**Colpoda** in Kultur aus Pferdekot **48**, 322.  
 — *cucullus* STEIN **28**, 359.  
 — — Kultur (sterile) **49**, 129.  
 — — EHRBG., Spiralbewegung **50**, 266.  
 — — Sterilzucht **49**, 129.  
 — *parvifrons* C. et L., Spiralbewegung **50**, 266.  
 — *Steinii*, Kultur **40**, 19.  
 — — Kultur (sterile) **49**, 129.  
 — — Opalblau-Phloxinrhodaminfärbung n. BRESSLAU **43**, 480.  
 — — Sterilzucht **49**, 129.  
 — spec., Kernbau **21**, 199.  
**Complementäre chromatische Adaptation** bei *Spirulina versicolor* **24**, 38.  
*Condyllostoma patens* O. F. MÜLLER, Spiralbewegung **50**, 268.  
**Conjugation**, (anormale), bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 385.  
 — von *Arcella* **21**, 175.  
 — Auslösung der bei Ciliaten **41**, 49.  
 — Auslösung der bei *Paramaecium* **43**, 140.  
 — Bedeutung der bei Infusorien **30**, 328.  
 — Beziehung zur Reservestoffproduktion bei *Paramaecium caudatum* **44**, 375.  
 — von *Blepharisma undulans* **48**, 267.  
 — der Ciliaten, Kernkonstruktion nach der, Allgemeines **50**, 414.  
 — der Ciliaten, Kernveränderungen während der, Allgemeines **50**, 411.  
 — von *Collinella gundii* CHATTON und PÉRARD (Ref.) **44**, 282.  
 — von *Colpidium colpoda* **36**, 74.

- Conjugation** bei *Cycloposthium bipalmatum* **50**, 286.  
 — von *Diffugia lobostoma* **37**, 118.  
 — bei *Diplodinium bubalidis* DOGIEL **50**, 286.  
 — bei *Diplodinium costatum* DOGIEL **50**, 286.  
 — bei *Diplodinium (Ophryoscolex) ecaudatum* f. *ecaudatum* **50**, 286.  
 — bei *Diplodinium gracile* DOGIEL **50**, 286.  
 — bei *Diplodinium triloricaum* DOGIEL **50**, 286.  
 — bei *Entodinium* **50**, 286.  
 — von *Glossatella tintinnabulum* **21**, 201.  
 — bei *Isotricha (Dasytricha) ruminantium* **50**, 286.  
 — von *Lagenophrys* **29**, 67.  
 — von *Loxocephalus granulatus* **37**, 1.  
 — von *Nicollella ctenodactyli* CHATTON u. PÉRARD (Ref.) **44**, 282.  
 — bei *Opisthotrichum janus* DOGIEL **50**, 286.  
 — bei *Paramaecium* **43**, 5; **44**, 277.  
 — von *Paramaecium caudatum*, Auslösung **26**, 275.  
 — von *Paramaecium caudatum*, Bedingtheit **33**, 15.  
 — Sauerstoffverbrauch während der, bei *Paramaecium caudatum* **44**, 109.  
 — sensible Periode der, bei *Paramaecium* **43**, 155.  
 — von *Spirogyra ternata* (Ref.) **47**, 322.  
 — von *Stentor coerules* **28**, 365.  
 — von *Stentor polymorphus* **28**, 376.  
 — Ursachen der bei *Paramaecium caudatum* **44**, 388.  
 — verjüngende Wirkung der bei *Paramaecium* **44**, 99.  
 — Wirkung der auf Dauermodifikationen **43**, 64.  
**Conjugationsepidemien** bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 402.  
**Conjugationspartner**, Verschiedenheiten der bei *Colpidium colpoda* **36**, 74.  
**Conjugationsperioden** bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 402.  
**Conjugierte Kernteilung** bei *Thelohanina legeri* HESSE **49**, 153.  
**Copulation**<sup>1)</sup> von *Alphamonas edax* **50**, 41.  
 — bei *Arcella vulgaris* **22**, 214.  
 — von *Difaemus tunensis* GAEBEL **34**, 11.  
 — bei *Debaryomyces globosus* **28**, 57.  
 — bei *Dienympha gracilis* **25**, 285.  
 — von *Diffugia lobostoma* **37**, 120.  
 — von *Gregarina cuneata* **50**, 24.  
 — heterogame bei Hefen **28**, 53.  
 — von *Karyolysus* **42**, 206.  
**Copulation** von *Löschia hartmanni* MACKINNON **32**, 270.  
 — bei *Monocystis rostrata* **22**, 33.  
 — bei Myxosporidien **37**, 311.  
 — von *Noctiluca miliaris* **39**, 184; **42**, 74.  
 — bei *Opalina ranarum* **44**, 331.  
 — der Pansporoblasten bei Myxosporidien **41**, 283.  
 — von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA **50**, 164.  
 — bei *Spirochaeta obermeieri* **36**, 362.  
 — bei *Theileria parva* **22**, 175.  
**Copulationsakt** der Zygnetales (Ref.) **46**, 386.  
*Corbicula socialis* **45**, 270.  
**„Corpuscule préblépharoplastique“** bei Trypanosomen **30**, 322.  
**Cortikalplasma** von *Blepharisma undulans* **48**, 252.  
*Coscinodiscus subbuliens* JÖRGENSEN, cytologische Technik (Ref.) **49**, 305.  
 — — Kern- und Zellteilung (Ref.) **49**, 305.  
**Costa** von *Trichomonas vaginalis* **42**, 356.  
**Cothurnia**, Systematik der Gattung **45**, 419.  
 — *castellensis* PENARD **45**, 424.  
 — *ceratophyllis* PENARD **45**, 425.  
 — *chaperoni* PENARD **45**, 423.  
 — *doliolum* PENARD **45**, 423.  
 — *lapponum* PENARD **45**, 426.  
 — *nodosa* C. et L., Spiralbewegung **50**, 270.  
 — *regalis* PENARD **45**, 424.  
 — *sediculum* PENARD **45**, 422.  
 — *virgula* PENARD **45**, 424.  
*Cothurniopsis dionysii* PENARD **45**, 427.  
 — *elastica* PENARD **45**, 428.  
 — *minutissima* PENARD **45**, 428.  
 — *richtersi* PENARD **45**, 426.  
*Councilmania lafleuri*, Cytologie (Ref.) **44**, 266.  
**Crista** von *Trypanoplasma heliciis* **36**, 266.  
*Cristispira anodontae* **26**, 133.  
 — *balbiani*, Technik für cytologische Untersuchung **23**, 102.  
 — *parula* DOBELL **26**, 142.  
 — *spiculifera* **26**, 140.  
 — *tapetos* SCHELLACK, Kultur (kurzfristige) **29**, 281.  
 — — Sporenbildung **29**, 279.  
 — — Technik für cytologische Untersuchung **29**, 281.  
*Cristispira veneris* **24**, 27.  
 — — Fortpflanzung **24**, 31.  
**Cristipiren** Verwandtschaft **24**, 32.  
*Crithidia*-Kulturform von *Trypanosoma loxiae* **41**, 161.  
 — Systematik **29**, 324.  
 — *euryophthalmi* (Ref.) **44**, 272.

1) Siehe auch bei: Befruchtung.

- Chrithidia Lesnei* aus *Calliphora erythrocephala* **29**, 322.
- Crithidien** (aus Culiciden), Kultur **21**, 247.
- Cryptobia Dahli* Kernteilung **29**, 351.  
— *intestinalis*, Teilung **26**, 416.
- Cryptochilum nigricans*, Cyanochinfärbung **43**, 468.
- Cryptochrysis amoeboides* **38**, 21.  
— *gigas* PASCHER **38**, 11.
- Cryptodiffugia*, Befruchtung **48**, 374.  
— in Kultur aus Pferdekot **48**, 322, 327.
- Cryptoglena australis* PLAYFAIR **50**, 494.  
— *phacoides* PLAYFAIR **50**, 495.
- Crypto-haplomitose** **29**, 349.
- Cryptomonaden**, Allgemeines **25**, 194.
- Cryptomonas alpina* CHODAT **48**, 499.  
— *ampulla* PLAYFAIR **50**, 493.  
— *erosa* in Moortümpeln **48**, 208, 212.  
— *gemma* PLAYFAIR (*Chroomonas gemma* nov. comb. PASCHER) **50**, 493.  
— *loricata* CHODAT **48**, 499.  
— *maxima* PLAYFAIR **50**, 493.  
— *oblonga* PLAYFAIR (*Chroomonas oblonga* nov. comb. PASCHER) **50**, 494.  
— *ovata* in Moortümpeln **48**, 208.  
— *rostrata* TROITZKAJA **48**, 500.
- Cryptosporidium parvum* TYZZER **26**, 394.
- Cuticula** der Cycloposthiiden **50**, 288.  
— von *Folliculina boltoni* **44**, 90.  
— der Ophryoscoleciden **50**, 288.
- Cyanocystis parva* CONRAD **50**, 104.
- Cyanochin** für Prozozenfärbung **43**, 467.
- Cyanophyceen**, Bewegung der **42**, 99.  
— Centralkörner **41**, 106.  
— Centralkörper **41**, 98; **44**, 278.  
— Centroplasma **41**, 98; **45**, 413.  
— Chromatinkörner **41**, 106.  
— Chromatophoren **41**, 91.  
— Chromatoplasma **41**, 90; **45**, 413.  
— Chromosomen **41**, 106.  
— Cyanophycinkörner **41**, 106.  
— Cytologie **45**, 413; **47**, 320.  
— cytologische Technik **41**, 88.  
— Ectoplasten **41**, 134.  
— Endoplasten **41**, 125.  
— Epiplasten **41**, 129.  
— Kultur **41**, 60.  
— Nucleolen **41**, 106.  
— Pyrenoide **41**, 106.  
— Schleimkügelchen **41**, 106.  
— Schleimvakuolen **41**, 106.  
— symbiotische **47**, 20.  
— vergleichende Morphologie **41**, 50.  
— verwandtschaftliche Beziehungen zu den Spirochäten **24**, 41.  
— Vitalfärbung **41**, 60.
- Cyanophyceen**, Volutinkugeln **41**, 106.  
— Zellkerne **41**, 106.  
— Zellteilung **41**, 138.
- Cyanophycinkörner** der Cyanophyceen **41**, 106.
- Cyclidium citrellus* COHN, Spiralbewegung **50**, 268.  
— *curvatum* MANSFELD, Morphologie **46**, 108.  
— *heptatrichum* var. *helgolandicum* MANSFELD, Morphologie **46**, 110.
- Cyklische Umsätze** im Karyosom von *Trypanoplasma helices* **36**, 262.
- Cyklische Veränderungen** am Caryosom von *Entamoeba* spec. (aus dem Rindermagen) **45**, 411.
- Cyklische Vorgänge** bei Amöben **25**, 112.  
— am Caryosom bei *Chlamydomonas grata* **37**, 73.  
— am Caryosom von *Trichomonas* **33**, 172.  
— bei *Entamoeba tetragena* **24**, 170.  
— am Kern von *Amoeba chondrophora* ARNDT **34**, 47.
- Cycloposthiiden**, Chromosomen **50**, 333.  
— Conjugationsepidemien **50**, 402.  
— Cuticula **50**, 288.  
— Lebenszyklus **50**, 380.  
— Rassenbildung **50**, 391.  
— Wachstumsperioden **50**, 380.
- Cycloposthium**, Gonomerie bei Exconjuganten **50**, 370.  
— *bipalmatum*, mikronukleuslose Conjuganten **50**, 389.  
— Conjugation **50**, 286.
- Cyrtophora*, Axopodien **38**, 16.  
— *pedicellata* PASCHER **25**, 168; **38**, 15.
- Cyrtophoraceen** **25**, 168.
- Cysten**<sup>1)</sup> von *Actinophrys sol* **46**, 82.  
— von *Alphamonas edax* **50**, 40.  
— von *Amoeba aquatilis* **29**, 237.  
— von *Amoeba gigantea* IVANIĆ **50**, 119.  
— von *Amoeba Hertwigi* IVANIĆ **50**, 115.  
— von *Amoeba proteus* (PALL) **50**, 124.  
— von *Amoeba verrucosa* EHRBG. **50**, 117.  
— bei *Blanchardina cypricola* **42**, 310.  
— von *Chromulina pascheri* **29**, 296.  
— von *Chromulina smaragdina* GICKLHORN **44**, 222.  
— der Chrysomonaden **48**, 187.  
— der Chrysosomataceae **48**, 494.  
— von *Entamoeba deblickei* NIESCHULZ **48**, 368.  
— von *Entamoeba* spec. (aus dem Rindermagen) **45**, 411.  
— von *Euglypha alveolata* **25**, 13.  
— von *Giardia caprae* NIESCHULZ **49**, 283.

1) Siehe auch bei: „Encystierung“ und „Sporen“.

**Cysten** von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) 50, 52.

- Keimung der von *Actinophrys sol* (Physiologie) 48, 414.
- Keimung der bei *Vorticella microstoma* (Morphologie) 47, 69.
- von *Monas vulgaris* 48, 188.
- bei *Ochromonas granularis* DOFLEIN 44, 199.
- von *Pelomyxa palustris* 47, 279.
- von *Polyangium parasitum* GEITLER 50, 74.
- von *Serumsporidium oviforme* STEMPPELL 42, 315.
- von *Stylonychia mytilus* 47, 93.
- von *Trachysporidium Mülleri* STEMPPELL 42, 317.
- von *Trachysporidium Pfeifferi* STEMPPELL 42, 318.
- von *Trichomastix* 26, 254.
- von *Vahlkampfia* sp. Nr. I (WHERRY) 31, 89.
- von *Vampyrellidium vagans* 29, 395.
- Verdauungs- von *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI 31, 327.
- Vermehrungs- von *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI 31, 330.

**Cystenbildung** <sup>1)</sup>, „atypische“, bei den Chrysomonaden 48, 200.

- von *Blepharisma undulans* 48, 263.
- bei *Bodo edax* 35, 241.
- von *Chilomastix mesnili* WENYON 38, 89.
- von *Chromulina freiburgensis* DOFLEIN 46, 272.
- bei Chrysomonaden, Allgemeines 46, 311.
- von *Ochromonas fragilis* DOFLEIN 46, 289.

**Dactylopius citri**, Pseudovitellus 26, 19.  
**Dactylosoma ranarum** KRUSE 31, 209; 41, 176.

- — Nomenklatur 31, 213.
- *splendens* LABBÉ 28, 314.

**Dalcader** spec., Symbionten 47, 361.**Darmamöben** des Menschen (Ref.) 36, 364.**Darmflagellaten**, menschliche aus Sumatra 26, 253.**Dasytricha**, Synonymie mit *Isotricha* 32, 145.**Dauereysten** von *Euglena viridis* 36, 170.  
— bei *Opalina* 44, 319.**Dauerform** von *Rhogostoma schüssleri* 43, 314.**Dauermodifikationen** bei *Actinophrys sol* 48, 419.

- Allgemeines 43, 191; 49, 369.

**Cystenbildung** bei *Ochromonas granularis* DOFLEIN 44, 199.

- von *Ochromonas perlata* DOFLEIN 46, 303.
- bei *Opalina* 44, 319.
- von *Trichomonas muris* 40, 290.

**Cystendurchmesser** von *Actinophrys sol* 48, 387.**Cystengröße** bei *Actinophrys sol*, Wirkung der Stoffwechselprodukte 48, 411.**Cystenkerne** von *Ceratium tripos* 48, 304.**Cystenmembran** bei *Kytochromulinen* 48, 495.**Cystenplasma** von *Glugea anomala* 42, 401.**Cystenporus**, Bildung des, von *Ochromonas crenata* 46, 294.**Cystenstacheln**, Bildung der bei *Ochromonas fragilis* DOFLEIN 46, 290.**Cystobia intestinalis** SSOKOLOFF 32, 221.**Cystoflagellaten**, systematische Stellung der 42, 422.**Cystozygoten** von *Opalina ranarum* 44, 332.**Cystamoeba bacterifera** 28, 315.**Cytopharynx** von *Blepharisma undulans* 48, 255.

- von *Paramaecium caudatum* 49, 166.

**Cytoplasmateilung** bei Amöben 37, 258.**Cytotype** von *Troglodytella* 41, 13.**Cytostom** von *Blepharisma undulans* 48, 255.

- von *Difaemus tunensis* 34, 9.
- bei *Ocymitus intestinalis truttiae* 40, 258.
- von *Opercularia nutans* 49, 176.
- von *Paramaecium caudatum* 49, 167.
- von *Vorticella convallaria* 49, 176.

**Dauermodifikationen** von *Arcella poly-pora* 49, 369.

- bei *Babesia* 50, 478.
- bei Bakterien 43, 199.
- bei *Eudorina elegans* 49, 383.
- bei *Paramaecium* 43, 35.

**Dauerzellen** von *Anthomyces Reukaufii* 48, 221.**Debaryomyces globosus** 28, 57.**Deckglaskulturen** von *Trypanosoma ro-tatorium* 31, 192.**Defäkation** von *Acanthocystis aculeata* 48, 448.

- bei Erdamöben 28, 114.

**Degeneration** von *Chlamydomorphys grata* 37, 81.**Degenerationsercheinungen** bei *Chlamydomorphys* spec. BREUER 45, 127.

- bei *Leptomonas davidi* 34, 116.

1) Siehe auch bei: „Encystierung“ und „Sporen“.

- Degenerationsprozesse** bei *Euglypha alveolata* **25**, 21.
- Degenerationsstadien** von *Actinophrys sol* **48**, 395.
- Dendroboena rubida** var. *subrubicunda* EISEN (als Wirt von Monocystideen **48**, 9).
- Depression** bei *Actinophrys sol* **48**, 392.  
— von *Amoeba gigantea* IVANIĆ **50**, 119.  
— bei *Amoeba verrucosa* EHRENBURG **50**, 118.  
— bei *Blepharisma undulans* **48**, 291.  
— bei *Eudorina elegans* **43**, 236.  
— bei *Pamphagus hyalinus* **43**, 338.  
— bei *Stentor coeruleus* **45**, 362.
- Depressionen** bei Ciliaten **41**, 49.
- Depressionerscheinungen** bei *Noctiluca miliaris* **42**, 51.
- Dermocarpa chamaesiphonoides** GEITLER **50**, 103.  
— *fucicola* SAUNDERS **50**, 103.  
— *hemisphaerica* S. et G. **50**, 101.  
— *pacifica* S. et G. **50**, 104.  
— *protea* S. et G. **50**, 104.  
— *sphaerica* S. et G. **50**, 102.  
— *sphaeroidea* S. et G. **50**, 102.  
— *suffulta* S. et G. **50**, 102.
- Desmidiaceenzigoten**, Stachelbildung **46**, 264.
- Diakinesestadium** von *Actinophrys sol* **46**, 27.
- Diatomeen**, Endosporen, Homologie mit Chrysomonadencysten **48**, 196.  
— metachromatische Substanz **49**, 423.  
— Phylogenie der **48**, 194.
- Dicerax Chodati** **43**, 484; **44**, 140.
- Dictyostelium mucoroides**, gereinigte Zucht **49**, 132.  
— — in Kultur aus Pferdemit **48**, 334.
- Didinium nasutum** O. F. MÜLLER, Nahrungsauswahl **49**, 181.  
— — Spiralbewegung **50**, 269.
- Dientamoeba fragilis** (Ref.) **44**, 271.
- Difaemus tunensis** GAEBEL **34**, 18.
- Diffugia**, Befruchtung **48**, 374.  
— Nahrungsauswahl **49**, 182.  
— *corona*, Variabilitäts- und Erblichkeitsverhältnisse **43**, 174.  
— *hitophora* **29**, 213.  
— *lobostoma*, Lebenszyklus **37**, 93.  
— *lucida* PÉNARD var. *minima* **31**, 75.
- Dileptus**, Hungerversuche **27**, 135.  
— *anser* O. F. MÜLLER, Kernplasmarelation **27**, 142.  
— — — Regeneration **47**, 181, 194.
- Dimastigamoeba** (*Vahlkampfia*) *bistadialis* PUSCHKAREW **28**, 342.  
— *Gruberi*, Kernteilung **29**, 347.
- Dimorpha monomastix** PÉNARD, Morphologie **50**, 488.  
— *tetramastix* PÉNARD, Morphologie **50**, 486.
- Dimorphismus** von *Trypanosoma Evansi* **26**, 257.
- Dinamoeba** (*varians*) PASCHER **36**, 118.
- Dinenympha gracilis**, Morphologie und Fortpflanzung **25**, 275.
- Dinobryon**, Pseudopodien **38**, 14.  
— *campanuliforme* REVERDIN **44**, 137.  
— *cylindricum* var. *palustre* LEMMERMANN **46**, 332.  
— — var. *palustris* in Moortümpeln **48**, 208, 212.  
— *elegans* REVERDIN **44**, 137.  
— *urceolatum* REVERDIN **44**, 137.
- Dinoflagellaten**, freilebende und gepanzerte, Monographie (Ref.) **49**, 139.  
— Tentakel **42**, 429.  
— verwandtschaftliche Beziehungen zu den Cystoflagellaten **42**, 423.
- Dinomonas vorax** KENT **28**, 359.
- Dinophrys lieberkühni** BÜTSCH., Spiralbewegung **50**, 269.
- Dinosporen** von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 57.
- Diophrys hystrix** v. BUDDENBROCK, Morphologie **41**, 360.  
— *irmgard* MANSFELD, Morphologie **46**, 132.
- Diplocaryozoon Schaudinni** v. PROWAZEK **31**, 75.
- Diplocystis phryganeae** BERG-VON EMME **28**, 43.  
— *schneideri* K. (aus *Periplaneta americana*), Bewegung **27**, 262.  
— — KUNSTLER, Chromosomenzyklus (Ref.) **42**, 442.
- Diplodinium bubalidis** DOGIEL, Konjugation **50**, 286.  
— — Variabilität **50**, 396.  
— *costatum* DOGIEL, Konjugation **50**, 286.  
— (*Ophryoscolex*) *ecaudatum* f. *ecaudatum*, Konjugation **50**, 286.  
— *florentinii* AWERINZEW et MUTAFOWA **33**, 110.  
— *gracile* DOGIEL, Konjugation **50**, 286.  
— — Variabilität **50**, 393.  
— *triloricatum* DOGIEL, Konjugation **50**, 286.
- Diplogmus contrax** MANSFELD, Morphologie **46**, 120.
- Diplonema breviciliata** GRIESSMANN, Morphologie **32**, 58.
- Diplopettopsis minor** (PAULS), PAVILLARD (Ref.) **47**, 133.
- Diplopsalis lenticula** BERGH. (Ref.) **47**, 131.
- Distigma proteus** EHRENBURG **48**, 183.  
— — Opalblau-Phloxinrhodaminfärbung n. BRESSLAU **43**, 480.
- Dobellia binucleata** IKEDA **33**, 205.  
— — — Technik **33**, 207.
- Doliocystis heterocephala** M. (aus *Nephtys scolopendroides*), Bewegung **27**, 262.

- Doliocystis pellucida* KÖLL. (aus *Nereis cultrifera*), Bewegung **27**, 262.
- Doppelchromosomen** von *Euglena viridis* **36**, 161.
- Doppelkernigkeit** von *Dobellia binucleata* IKEDA **33**, 215.
- Drehbewegung** von *Bacillus asymmetricus* **49**, 87.
- von *Bacillus tachydromus* **49**, 87.
- Echinomera hispida* SCHN. (aus *Lithobius forficatus*), Bewegung **27**, 262.
- Echinospaeridium nordstedti* LEMM. **36**, 309.
- Ectocyste** von *Vorticella microstoma* **47**, 61.
- Ektoparasitismus** von *Trichomonas carassii* (Ref.) **44**, 273.
- Ectoplasma** von *Blepharisma undulans* **48**, 252.
- von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 26.
- von *Opalina* **44**, 295.
- bei *Paramaecium caudatum* **21**, 1.
- von *Trypanoplasma heliciis* **36**, 259.
- Ectoplasten** der Cyanophyzeen **41**, 134.
- Eiinfektion** von *Karyolysus* **42**, 239.
- Eimeria Arloingi*, cytologische Technik **42**, 384.
- Entwicklungsszyklus und Cytologie **42**, 384.
- Oocysten **42**, 384.
- *avium* HADLEY (= *Eimeria Bracheti* GÉRARD) **29**, 193.
- — Entwicklungsgeschichte **23**, 7.
- — Technik für cytologische Untersuchung **23**, 12.
- *Bracheti* GÉRARD (= *Pfeifferia avium* LABBÉ, *Eimeria avium* HADLEY) **29**, 193.
- — Technik für cytologische Untersuchung **29**, 194.
- *falciformis* **28**, 35.
- — var. *criceti* NÖLLER **41**, 180.
- *gadi* FIEBIGER **31**, 95.
- — chemische Zusammensetzung **31**, 123.
- — Technik **31**, 98.
- *neglecta* NÖLLER **41**, 176.
- *pfeifferi*, Cytologie **44**, 71.
- — cytologische Technik **44**, 72.
- *Prevoti* **31**, 233.
- *stiedae* **28**, 1.
- — cytologische Technik **28**, 10.
- *tenella*, Oocysten **44**, 79.
- *wenyoni* (Ref.) **44**, 271.
- Einbetten** von Ciliaten **32**, 115.
- Eisenbakterien**, Beziehungen zu den Algen (Ref.) **48**, 518.
- Eisenspeicherung bei (Ref.) **45**, 441.
- Drepanosiphum*, Mycetocyten **26**, 38.
- Pseudovitellus **26**, 6.
- Drepanospira* Mülleri PETSCHENKO, Entwicklungsgeschichte **22**, 248.
- — Technik für Untersuchung **22**, 252.
- Druckwirkung** in der Anaphase von *Actinophrys sol* **46**, 55.
- Dysteria armata* HUXLEY, Spiralbewegung **50**, 271.
- Eisenhämateinfärbung** nach DOBELL **34**, 144.
- Eisenhämatoxylin-Zeitfärbung** nach NÖLLER (Ref.) **44**, 272.
- Eisenia foetida* SAV. als Wirt von Monocystideen **48**, 9.
- Eiseniella tetraedra typica* (SAV.) als Wirt von Monocystideen **48**, 9.
- Eiseninkrustation** bei *Monas micropora* GICKLHORN **41**, 247.
- Eisenspeicherung** bei *Anthophysa* (Ref.) **48**, 517.
- von *Chromulina smaragdina* GICKLHORN **44**, 220.
- bei *Leptothrix ochracea* (Ref.) **45**, 442.
- bei *Spongomonas* (Ref.) **48**, 517.
- bei *Trachelomonas* und Eisenbakterien (Ref.) **45**, 441.
- „Eisentiere“**, von *Paramaecium caudatum* (für Geotaxisversuche) **45**, 67.
- Eiweißkugeln** bei Amöben **28**, 398.
- von *Amoeba proteus* **38**, 290.
- Eiweißkultur** von Süßwasseramöben **25**, 31.
- Elasmostethus interstinctus*, Symbionten **47**, 361.
- Elasmucha ferrugata*, Symbionten **47**, 361.
- Elleipsisoma thomsoni* FRANÇA (aus dem Maulwurf) **32**, 260.
- Embryonalentwicklung** von *Tocophrya quadripartita* **21**, 133.
- Embryonen** von *Podophrya collini* ROOT **35**, 169.
- Emulsionsstruktur** des Cytoplasmas von *Opalina ranarum* **46**, 190.
- Enchelys farcimen* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 266.
- *gracilis* MANSFELD, Morphologie **46**, 100.
- Eneystierung**<sup>1)</sup> von *Amoeba chondrophora* ARNDT **34**, 49.
- von *Amoeba glebae* DOBELL **34**, 168.
- von *Amoeba lacerta* **34**, 151.
- von *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI **31**, 329.
- von *Arcella vulgaris* **31**, 44; **33**, 251.

1) Siehe auch bei: „Cysten“, Cystenbildung“ und „Sporen“.

- Encystierung** von *Blepharisma undulans* **48**, 263.  
 — (Physiologie) von *Blepharisma undulans* **48**, 283.  
 — von *Chlamydomorphys minor* **43**, 297.  
 — von *Chromulina freiburgensis* DOFLEIN **46**, 272.  
 — der Chrysomonaden, Allgemeines **46**, 311.  
 — von *Löschia hartmanni* MACKINNON **32**, 270.  
 — von *Monas vulgaris* **48**, 188.  
 — von *Nebela collaris* **31**, 294.  
 — bei *Nyctotherus pisciola* **29**, 381.  
 — von *Ochromonas fragilis* DOFLEIN **46**, 289.  
 — von *Ochromonas perlata* DOFLEIN **46**, 303.  
 — von *Pelomyxa palustris* **47**, 279.  
 — von *Spirochaeta Caesirae* **29**, 32.  
 — von *Stylonychia mytilus* **47**, 93.  
 — von *Trichomonas* **33**, 192.  
 — von *Vorticella microstoma* (Morphologisches) **47**, 61.  
 — von *Vorticella microstoma* (Physiologisches) **47**, 73.  
**Encystierungsfähigkeit** von *Actinosphaerium* **40**, 183.  
**Endblase** der Cercarien, Pulsationsfrequenz **44**, 228.  
**Endogene Cystenbildung** bei Chrysomonaden, Allgemeines **46**, 312.  
 — bei *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 199.  
 — **Knospen** bei *Crithidia euryophthalmi* (Ref.) **44**, 273.  
 — **Knospenbildung** bei *Vahlkampfia* sp. Nr. I (WHERRY) **31**, 88.  
*Endolimax nana* (Ref.) **44**, 271.  
*Williamsi* (Ref.) **42**, 302.  
*Endomyces vernalis* als Futter in Protozoenkulturen **49**, 123.  
**Endoplasma** von *Chloromyxum leydigi* **37**, 281.  
**Endoplasmatische Cystenbildung** von *Chromulina freiburgensis* DOFLEIN **46**, 272.  
**Endoplasten** der Cyanophyzeen **41**, 106, 125.  
**Endosporen** von *Chaetoceras* **48**, 196.  
 — von Chrysomonaden **48**, 196.  
 — der Diatomeen, Homologie mit Chrysomonadencysten **48**, 196.  
 — bei *Drepanospira Mülleri* **22**, 263.  
**Energiden** bei *Thalassicolla* **30**, 82.  
**Entamoeben**, Schnelfärbung **39**, 105.  
*Entamoeba aulastomi* NÖLLER **24**, 195.  
 — *bovis* LIEBETANZ **32**, 117.  
 — *bütschlii* v. PROWAZEK **26**, 245.  
 — *coli* **23**, 76.  
*Entamoeba coli*, Fortpflanzung und Encystierung **24**, 182.  
 — Gamogonie (Ref.) **42**, 303.  
 — Schizogonie (Ref.) **42**, 303.  
 — *debliecki* NIESCHULZ **48**, 365.  
 — *hartmanni* v. PROWAZEK **26**, 243.  
 — *histolytica*, Degenerationsformen **29**, 80.  
 — Rassenverschiedenheit bei (Ref.) **42**, 301.  
 — *pitheci* v. PROWAZEK **26**, 246.  
 — *polecki* v. PROWAZEK **25**, 274.  
 — sp. aus *Macacus rhesus* **34**, 35.  
 — (aus dem Rindermagen), Morphologie **45**, 410.  
 — *tenuis* (Ref.) **44**, 271.  
 — *tetragena* VIERECK **23**, 75.  
 — Chromidien **24**, 176.  
 — Cystenbildung **24**, 176.  
 — Degenerationsformen **24**, 175.  
 — VIERECK, Entwicklungsgeschichte **24**, 163.  
 — Technik für Untersuchung **24**, 165.  
 — *Williamsi* PROWAZEK **22**, 345.  
**Entdifferenzierung** bei der Teilung von *Euplotes patella* (Ref.) **44**, 280.  
*Enteromonas hominis* (Ref.) **44**, 271.  
**Entoocyte** von *Vorticella microstoma* **47**, 61.  
**Entodinium**, Konjugation **50**, 286.  
 — *bursa* STEIN **32**, 146.  
**Entoplasma** von *Blepharisma undulans* **48**, 257.  
 — von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 26.  
*Entosiphon ovatum* STOKES **48**, 186.  
**Entosom** bei *Chilomonas paramaecium* **25**, 309.  
 — bei *Spirogyra setiformis* **45**, 163.  
**Entwicklung** von *Zschokkella rovigensis* **45**, 392.  
**Entwicklungsgeschichte** von *Amoeba Caulleryi* IVANIĆ **50**, 128.  
**Entwicklungshemmung** des Skeletts bei *Peridinium borgei* **46**, 378.  
**Entwicklungskreis** von Actinomyxidien **50**, 139.  
 — von *Alphamonas edax* **50**, 37.  
 — der Ciliaten, Allgemeines **50**, 433.  
 — von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 50.  
 — von *Isospora lieberkühni* (LABBÉ 1894) **47**, 101.  
 — von *Opalina ranarum* **44**, 334.  
**Entwicklungszyklus** bei *Tetractinomyxon intermedium* IKEDA **25**, 240.  
*Entzia* LEBOUR (Ref.) **47**, 135.  
**Erblichkeit** bei Bakterien **43**, 197.  
 — experimentell erzeugter Verfärbungen bei Schizophyceen **44**, 57.  
**Erblichkeitsverhältnisse** bei *Diffflugia corona* **43**, 174.

- Ernährung** <sup>1)</sup> von *Alphamonas edax* **50**, 38.  
 — von *Amoeba sphaeromucleolus* **47**, 404.  
 — von *Amoeba terricola* **47**, 404.  
 — von *Apusomonas proboscidea* ALEXEIEFF **50**, 34.  
 — von *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI **31**, 325.  
 — von *Colpoda steinii* mit Organbreiaufschwemmung, Eiweißpulver und Niederschlägen **40**, 22.  
 — von *Dimorpha tetramastix* PÉNARD **50**, 487.  
 — von *Folliculina boltoni* **44**, 96.  
 — von *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 156.  
 — von *Opalina* **44**, 310.  
 — von *Pelomyxa palustris* **47**, 287.  
 — von *Sphaerobacterium Warduae* **40**, 241.  
**Ernährungsphysiologie** von *Anthomyces Reukaufii* **48**, 235.  
 — von *Astasia ocellata* (Ref.) **44**, 147.  
 — von *Chilomonas paramaecium* (Ref.) **44**, 147.  
 — von *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 161.  
 — von *Polytoma wella* (Ref.) **44**, 146.  
**Ernährungsverhältnisse** von *Vahlkampfia* sp. Nr. I (WHERRY) **31**, 81.  
*Ernobius abietis*, Mycetocyten **42**, 323.  
*Ervilia sigmoides* DUJ., Morphologie **41**, 348.  
 — *striata* v. BUDDENBROCK, Morphologie **41**, 342.  
**Erythrit** als Nährstoff für *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 163.  
*Erythropsis extrudens* KOFOID et SWEZY, Morphologie **42**, 430.  
**Epiphytismus** von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ **47**, 343.  
**Epiplasten** der Cyanophyteen **41**, 129.  
*Epistylis flavicans* var. *decumbens* S. K., Spiralbewegung **50**, 270.  
 — *plicatilis* EHRENBURG, Spiralbewegung **50**, 270.  
 — Symbiose mit *Tocophrya quadripartita* **21**, 138.  
 — *rhizopoda* LEPSZY, Morphologie **47**, 55.  
*Epithelioma contagiosum* **21**, 213.  
*Euaetnomyxidae* GRANATA **50**, 205.  
*Euchlanis dilatata* EHRENBURG als Wirt von *Bertramia euchlanis* KONSULOFF (Haplosporidia) **33**, 45.  
*Eudorina elegans* **43**, 223.  
 — Basalkörper **43**, 227.  
 — Cytologie **43**, 225.  
 — Dauermodifikationen **49**, 383.  
 — Geißeln **43**, 227.  
 — *Gonium*-Formen **49**, 380.  
*Eudorina elegans*, Invagination der jungen Kolonie **49**, 377.  
 — plattenförmige Kolonien **49**, 380.  
 — Unterdrückung der Teilung durch Herstellung des Stoffwechselgleichgewichts **49**, 459.  
*Euglena*, Kernteilung (Ref.) **44**, 278.  
 — *Elenkinii* POLJANSKY **48**, 506.  
 — *guttula* PLAYFAIR **50**, 496.  
 — *intermedia* SCHMITZ in Moortümpeln **48**, 212.  
 — *limosa* GARD, cytologische Technik (Ref.) **49**, 301.  
 — — — Kultur (Ref.) **49**, 303.  
 — — — Morphologie und Physiologie (Ref.) **49**, 301.  
 — *pseudomermis* PÉNARD (*Menoidium pseudomermis* nov. comb. PASCHER) **50**, 505.  
 — *proxima* DANGEARD in Moortümpeln **48**, 208.  
 — *pusilla* PLAYFAIR **50**, 497.  
 — *sanguinea*, Caryosomfragmentation **23**, 265.  
 — parasitische Chytridineen von **23**, 262.  
 — *sima* WERMEL **48**, 205.  
 — *viridis*, cytologische Technik **36**, 141.  
 — EHRBG., Kernteilung **36**, 137.  
 — Mukogenkörner **49**, 423.  
 — *vivida* PLAYFAIR **50**, 497.  
*Euglypha alveolata*, Chromidien **25**, 15.  
 — Degeneration **25**, 21.  
 — geschlechtliche Fortpflanzung **25**, 8.  
 — Merkmale **25**, 9.  
 — Sekundärkernbildung **25**, 17.  
**Euparal** als Einschlußmedium **34**, 145.  
**Euphorbienflagellose** **34**, 108.  
*Euptotes* (fibrilläre Differenzierungen), cytologische Technik (Ref.) **44**, 279.  
 — *charon* O. F. MÜLLER, Spiralbewegung **50**, 272.  
 — *harpa* STEIN, Spiralbewegung **50**, 272.  
 — *patella*, Neuromotor apparatus (Ref.) **44**, 279.  
 — EHRBG., Spiralbewegung **50**, 272.  
 — — Übertragung in Seewasser **50**, 249.  
 — *plumipes* STOKES, Spiralbewegung **50**, 272.  
**Eurypantose** **29**, 353.  
*Eurysporea* KUDO (Ref.) **44**, 268.  
*Eutreptia viridis*, Mukogenkörner **49**, 423.  
**Exconjuganten** von *Chilodon cucullus* (O. F. M.), Kernteilung **49**, 297.  
 — bei *Isotricha ruminantium* **50**, 368.  
 — der Ophryoscoleiden und Cycloposthiden **50**, 348.

1) Siehe auch bei: Nahrungsaufnahme.

- Excystierung** von *Actinophrys sol* (Physiologie) **48**, 414.  
 — von *Bodo edax* **35**, 243.  
 — von *Chromulina freiburgensis* DOFLEIN **46**, 276.  
 — von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 56.  
 — von *Stylonychia mytilus* **47**, 96.  
 — von *Vorticella microstoma* (Physiologie) **47**, 82.  
**Exkrete** bei Protozoen **25**, 4.  
**Exkretion** bei *Amoeba proteus* **25**, 336.  
 — bei *Amoeba sphaeronucleolus* **47**, 407.  
 — bei *Amoeba terricola* **47**, 407.  
 — von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 19.  
 — von *Opalina* **44**, 312.  
**Excretionskanäle** bei *Opalina ranarum* **44**, 313.  
**Excretionskörperchen** bei *Opalina* **44**, 312.  
**Exkretionsporus** von *Amoeba quadrilineata* **27**, 255.  
**Fadengeißel** von *Noctiluca miliaris* **42**, 15.  
*Fanapepea* aus Samoa **26**, 254.  
 — *intestinalis* v. PROWAZEK **23**, 99.  
**Farbaffinität**, differente der Gamonten bei Gregarinensyzygien **43**, 407.  
**Farbenwechsel**, komplementärer bei Schizophyceen **44**, 25.  
**Farbstoffe** von *Haematococcus pluvialis* (Ref.) **49**, 135.  
**Färbung** für Amöben **34**, 42.  
 — Beziehung zur Assimilation bei Süßwasseralgeln (Ref.) **50**, 275.  
 — von Haplosporidien **33**, 51.  
 — von *Mallomonas* **34**, 80.  
**Ferment**, peptisches bei Amöben **37**, 187.  
**Fesselung** von Flöhen **25**, 400.  
**Fett** von *Actinophrys sol* **46**, 57.  
 — bei *Chromulina freiburgensis* DOFLEIN **46**, 271.  
 — bei *Eimeria gadi* **31**, 126.  
 — bei *Noctiluca miliaris* **42**, 22.  
 — bei *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 158.  
 — bei *Paramaecium caudatum* **44**, 383.  
 — bei *Trachysporidium Mülleri* STEMPEL **42**, 317.  
 — bei *Trypanosoma rotatorium* **31**, 259.  
 — von *Urogenopsis americana* CALKINS LEMMERMANN **49**, 269.  
 — Vorkommen von bei Protozoen **42**, 23.  
**Fettbildung** bei *Actinophrys sol* **46**, 58.  
 — bei *Ochromonas crenata* **46**, 293.  
**Fettsäure** bei *Paramaecium caudatum* **44**, 384.  
**Exkretkörner**, Bedeutung der, bei *Chlamydomorphys* **43**, 298.  
**Exkretkügelchen** bei *Lepochromulina calyx* SCHERFFEL **22**, 323.  
**Exkretstoffe**, flüssige bei *Opalina* **44**, 258.  
**Exogene Knospen** bei *Vahlkampfia calkensi* HOGUE **35**, 158.  
**Explosion der Trichocysten** von *Frontonia leucas* **32**, 332.  
**Extracelluläre Verdauung** bei *Opalina* **44**, 310.  
**Extracystäres Plasma** von *Ochromonas crenata* **46**, 294.  
**Extrakapsuläre Körper** bei Radiolarien **30**, 32.  
*Exuviella apora* SCHILLER **38**, 258.  
 — *bisimpressa* SCHILLER **38**, 258.  
 — *cincta* SCHILLER **38**, 257.  
 — *lima* (EHRBG) SCHÜTT **47**, 129.  
 — *ovum* SCHILLER **38**, 257.  
**Fettropfen** von *Ochromonas fragilis* DOFLEIN **46**, 288.  
**Filopodien** bei *Amoeba proteus* **23**, 259.  
**Fitislaubsäugertrypanosom**, Cytologie **45**, 248.  
**Fixierung** des Kernes, Allgemeines **42**, 402.  
**Flagellaten**, braune, Übersicht **25**, 179.  
 — freilebende, gereinigte Zucht von **49**, 287.  
 — marine **32**, 1.  
 — Technik für die Darstellung von Gallertfäden (Ref.) **48**, 526.  
 — Technik für die Geißelfärbung (Ref.) **48**, 525.  
 — Technik für Glykogenachweis **22**, 372.  
**Flagellatenstadium** von *Hyperamoeba flagellata* ALEXEIEFF **50**, 42.  
 — von *Vahlkampfia* sp. Nr. I (WHERRY) **31**, 89.  
**Flöhe** (infizierte), Aufbewahrung **25**, 402.  
 — histologische Technik **34**, 300.  
 — Technik für Übertragungsversuche **34**, 297.  
**Flohzirkuismethode** **25**, 398, 421.  
**Florideenrot** bei Schizophyceen **44**, 27.  
**Folgecarysom** von *Mougeotia* spec. (PETERSCHILKA) **45**, 156.  
 — von *Spirogyra mirabilis* **46**, 157.  
**Folliculina ampulla** (O. F. MÜLLER) **27**, 81; **37**, 139.  
 — — Sammeltechnik **37**, 141.  
 — *boltoni*, Morphologie **44**, 83.  
 — *melitta* LAACKMANN **27**, 89.  
 — *spirorbis* DONS **27**, 73.  
 — *telesto* LAACKMANN **27**, 85.

- Formdimorphismus** bei *Trypanosoma evansi* **26**, 257.
- Formwechsel** von *Blepharisma undulans* **48**, 272.
- Formwechselphysiologie** von *Actinophrys sol* **48**, 371.
- Fortpflanzung** von *Saccamina* **27**, 240.  
— von *Treponema icterogenes* **39**, 72.  
— verjüngende Wirkung der **43**, 276.  
— verjüngende Wirkung der, bei Amöben **49**, 449.
- Fortpflanzungsphysiologie** der Protozoen **29**, 84.  
— der Trypanosomen **31**, 202.
- Fremdbefruchtung** bei *Actinophrys sol* **46**, 74.
- Fremdkörperskelette** bei trypyleen Radiolarien **23**, 126.
- Frenzelina portunidarum* FRENZ. (aus *Carcinus maenas*), Bewegung **27**, 262.
- Gaidukovsches Phänomen** **44**, 2.
- Gallertartige Substanz** bei Gregarinen **27**, 272.
- Gallertauscheidung** bei Chrysomonadinen **46**, 313.
- Gallerte** von Eisenbakterien (Ref.) **48**, 518.  
— von *Gonium pectorale* **49**, 384.  
— der Gregarinen **43**, 378.  
— Herkunft der bei Cyanophyceen **42**, 101.  
— von *Uroglenopsis americana* CALKINS LEMMERMANN **49**, 269.
- Gallerthülle** der Gameten von *Actinophrys sol* **46**, 59.  
— von *Astrodisculus radians* **48**, 455.  
— von *Chromulina smaragdina* GICKLHORN **44**, 220.  
— von *Chrysostephanosphaera globulifera* SCHERFFEL **22**, 308.  
— der Cyanophyceen **42**, 105.  
— von *Ochromonas crenata* **46**, 292.
- Gallertscheide** von *Gloeochaete Wittrockiana* **47**, 16.  
— der Oscillarien **42**, 134.
- Gallionella*, Morphologie (Ref.) **48**, 516.
- Gameten** von *Alphamonas edax* **50**, 41.  
— von *Euglypha alveolata* **25**, 13.  
— von *Gregarina blattarum* **40**, 84.  
— von *Gregarina cuneata* **50**, 22.  
— von *Neoactinomyxon globosum* GR. **50**, 167.  
— von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA **50**, 164.  
— von *Tetractinomyxon intermedium* IK. **50**, 165.  
— von *Triactinomyxon magnum* GRANATA **50**, 165.  
— von *Trypanoplasma heliciis* **36**, 280.
- Freßgemeinschaften** von *Acanthocystis myriospina* **48**, 458.  
— bei *Actinophrys sol* **46**, 65.
- Freßplasmogamie** von *Acanthocystis myriospina* **48**, 458.
- Frontonia leucas* EHRBG., Regeneration **47**, 187.  
— — Spiralbewegung **50**, 267.  
— — Trichocysten **32**, 298.  
— — Übertragung in Seewasser **50**, 249.
- Froschblutparasiten**, Technik für **31**, 170.
- Fucus*, Polarisation der Eier durch Licht (Ref.) **46**, 386.
- Fusiforme Bazillen** bei PLAUT-VINCENTscher Angina **46**, 211.  
— — Vorkommen in der Maulhöhle bei Tieren **46**, 215.
- Fusionsplasmodien** bei Flagellaten **37**, 31.
- Gametenbildung** bei *Opalina ranarum* **44**, 327.
- Gametendimorphismus** bei Gregarinen **22**, 43.
- Gametoozoosporen**, amöboide, bei *Chlamydomonas* (Ref.) **40**, 106.
- Gamogonie** von *Bertramia asperospora* **27**, 56.  
— von *Eimeria pfeifferi* **44**, 73.  
— bei *Entamoeba coli* (Ref.) **42**, 303.  
— von *Karyolysus* **42**, 200.  
— bei *Laverania malariae* **35**, 145.  
— bei *Spirocystis nidula* LÉGER et DUBOSCQ **35**, 204.
- Gastroles abietis*, Symbionten **47**, 361.
- Gastrostyla Steinii*, Gewöhnung an Seewasser **44**, 240.
- Gartenrotschwanztrypanosom**, Cytologie **45**, 248.
- Gehäuse** von *Folliculina ampulla* **37**, 150.  
— von *Folliculina boltoni* **44**, 86.  
— von *Lagenophrys* **29**, 47.
- Geißelanordnung** bei *Trypanoplasma heliciis* **36**, 265.
- Geißelapparat** von *Bodo lacertae* **43**, 433.
- Geißelbewegung**, Mechanik der (Ref.) **42**, 303.  
— bei *Trypanoplasma heliciis* **45**, 206.
- Geißelbildung** von *Chilomastix aulastomi* — **43**, 444.  
— bei *Naegleria gruberi* (Ref.) **44**, 267.  
— bei *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 169.  
— bei *Prowazekia josephi* BĚLAŘ **41**, 311.  
— bei *Trichomonas vaginalis* **42**, 361.  
— bei *Trimastixamoeba philippinensis* **23**, 88.

- Geißelbildung** bei *Trypanosoma brucei* 40, 172.  
 — bei *Trypanosoma theileri* 38, 371.  
 — bei Trypanosomen 38, 105.  
 — bei Trypanosomen aus Vögeln 45, 257.  
**Geißelfärbung** von *Chromatium okenii* 32, 230.  
**Geißelinsertion** bei *Chilomonas paramecium* 25, 301; 36, 287.  
 — von *Dimastigamoeba bistadialis* PUSCHKAREW 28, 342.  
 — von *Monas gelatinosa* NÄGLER 27, 318.  
 — bei *Polytoma uella* 38, 329.  
 — bei *Scytomonas pusilla* 38, 119.  
**Geißelkern** von *Mastigamoeba aspera* 31, 73.  
**Geißellose Formen** bei *Gonium pectorale* 49, 387.  
**Geißeln** von *Alphamonas edax* 50, 38.  
 — von *Apusomonas proboscidea* ALEXEIEFF 50, 32.  
 — von *Bacillus asymmetricus* 49, 87.  
 — von *Bacillus tachydromus* 49, 87.  
 — von *Chilomastix aulastomi* 43, 441.  
 — von *Chromulina freiburgensis* DOFLEIN 46, 270.  
 — bei *Eudorina elegans* 43, 227.  
 — von *Giardia caprae* NIESCHULZ 49, 280.  
 — der Merozoiten von *Eimeria stiedae* 28, 23.  
 — von *Monas micropora* GICKLHORN 41, 244.  
 — von *Spirillum volutans* 23, 114.  
 — von *Trichomonas vaginalis* 42, 351.  
 — von *Uroglenopsis americana* CALKINS LEMMERMANN 49, 268.  
**Geißelneubildung** bei *Bodo edax* 35, 240.  
 — bei *Scytomonas pusilla* 38, 119.  
 — von *Trypanoplasma dendrocoeli* 32, 194.  
**Geißelsäckchen** von *Trypanoplasma* und *Prowazekia* 38, 100.  
**Geißelstruktur** von *Chromatium okenii* 32, 233.  
 — von *Colloidietyon triciliatum* 43, 451.  
**Geißelverhältnisse** der Chrysomonaden 25, 181.  
 — von *Monocercomonas cetoniae* 23, 314.  
**Geißelwurzel** bei *Astasia levis* BÉLAŘ 36, 23.  
**Gelatinierung** von Protozoen 43, 474.  
**Gelöste Nahrung**, Aufnahme 37, 187.  
**Gemmulae** bei *Sphaerospora dimorpha*, DAVIS (Ref.) 44, 268.  
**Generationswechsel** der Ciliaten, Allgemeines 50, 433.  
 — von *Saccamina* 27, 248.  
**Generative Kerne** bei *Chloromyxum* 37, 301.  
 — — bei *Myxidium Lieberkühni* 45, 294.  
 — **Kernkomponente** 37, 263.
- Generatives Protoplasma** bei *Gregarina cuneata* 50, 9.  
**Generative Vorgänge** bei *Amoeba chondrophora* ARNDT 34, 54.  
**Geographische Verbreitung** von *Dactylosoma ranarum* 31, 221.  
 — — von *Leptomonas davidi* 34, 110.  
 — **Verteilung** der Babesien und Anaplasmen 50, 447.  
**Geotaxis** von *Euglena limosa* GARD (Ref.) 49, 302.  
 — bei *Opalina* 44, 315.  
 — von *Paramaecium caudatum* 45, 1.  
 — (negative) bei *Trypanoplasma helici* 45, 213.  
*Gephyramoeba delicatula* GOODEY 35, 92.  
**Gereinigte Amöbenzucht** 49, 112.  
**Gereinigte Ciliatenzucht** 49, 112.  
 — **Zucht** von freilebenden Amöben, Flagellaten und Ciliaten 49, 287.  
 — — von *Paramaecium bursaria* 49, 130.  
 — — von *Paramaecium caudatum* 49, 130.  
 — — von *Paramaecium putrinum* 49, 130.  
**Geschlechtliche Differenzierung** bei Ciliaten 50, 424.  
 — **Fortpflanzung** von *Euglypha alveolata* 25, 8.  
**Geschlechtsauslese** bei Ophryoscoleciden 50, 294.  
**Geschlechtsdifferenzierung** bei Gregarinen 43, 399.  
**Geschlechtsdimorphismus**, präcystaler, bei Monocystideen 48, 111.  
**Geschlechtskern** von *Gregarina cuneata* 50, 7.  
 — von *Isospora bigemina* 32, 384.  
**Geschlechtskerne** bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden 50, 337.  
**Geschlechtsmerkmale**, sekundäre, bei Ophryoscoleciden 50, 311.  
**Geschlechtsverhältnisse** der Zygneten (Ref.) 46, 386.  
**Gewöhnung** von *Paramaecium* an arsenige Säure 43, 28.  
 — von *Paramaecium* an höhere Temperaturen 43, 34.  
 — von Protozoen an niedere Temperaturen 49, 441.  
*Giardia*, Basalkörner 42, 342.  
 — Diagnose 42, 338.  
 — Nomenklatorisches 42, 337.  
 — *agilis*, Morphologie 42, 342.  
 — *alata* 42, 339.  
 — *ardeae* NÖLLER 41, 169.  
 — *caprae*, NIESCHULZ, Cysten 49, 283.  
 — — — Morphologie 49, 278.  
 — *enterica*, Nomenklatorisches (Ref.) 44, 273.  
 — *microti*, Entwicklungszyklus (Ref.) 44, 271.  
 — — Kernteilung (Ref.) 44, 270.

- Giemsa-Färbung**, Inversion **36**, 267.  
 — nach Osmiumfixierung **32**, 174.  
**Romanowsky-Färbung**, Vergleichen-  
 des **36**, 267.  
**Gifffestigkeit** bei Bakterien **43**, 197.  
 — bei *Colpidium colpoda* **36**, 77.  
 — bei Hefen **43**, 196.  
 — bei Paramäcien **43**, 38.  
 — Allgemeines **43**, 209.  
**Glanzgranula** von *Amoeba sphaeronucleo-*  
*lus* GREEFF **47**, 398.  
 — von *Amoeba terricola* GREEFF **47**, 398.  
**Glanzkörper** von *Pelomyxa palustris*  
**47**, 263.  
**Glasplattenmethode** zum Fang von  
 Litoralorganismen **37**, 140.  
**Glaucocystis** **43**, 481.  
 — *nostochinearum*, cytologische Technik  
**47**, 6.  
 — Kultur **47**, 6.  
 — Morphologie **47**, 6.  
 — ITZIGS, Systematik **47**, 2.  
*Glaucoma colpoda*, Physiologie der kon-  
 traktilen Vakuole **44**, 238.  
 — *pyriformis* EHRBG., Mitochondrien **21**,  
 207.  
 — Spiralbewegung **50**, 272.  
 — *scintillans* EHRBG., cytologische Details  
 der Konjugation **31**, 68.  
 — Spiralbewegung **50**, 272.  
**Gleitbewegung**, Allgemeines **43**, 384.  
 — bei Gregarinen **43**, 373.  
*Glenodiniopsis Steinii* WOLOSZYNSKA  
**45**, 146.  
*Glenodinium australicum* (PLAYFAIR)  
**47**, 112.  
 — *cohnii* SELIGO, Kultur **32**, 10.  
 — — Morphologie **32**, 4.  
 — *oculatum* St. **47**, 112.  
 — var. *circulatum* PLAYF. **47**, 112.  
 — *polonicum* WOLOSZYNSKA **45**, 146.  
*Globigerina*, Exkrete **25**, 4.  
*Gloeochaete Wittrockiana*, cytologische  
 Technik **47**, 14.  
 — Kultur **47**, 14.  
 — Morphologie **47**, 15.  
 — LAGERH., Systematik **47**, 13.  
*Gloeococceae planimetrae* ELENKIN (Ref.)  
**48**, 526.  
 — *stereometrae* ELENKIN (Ref.) **48**, 526.  
*Gloeodinium montanum* (KLEBS), Ent-  
 wicklungskreis und systematische Stel-  
 lung **50**, 50.  
*Gloeotheca linearis* NAEG. var. *composita*  
 G. M. SMITH **50**, 91.  
 — *vibrio* N. CARTER **50**, 92.  
*Glossatella tintinnabulum*, Konjugation  
**21**, 201.  
*Glugea anomala* MONIER (Ref.) **33**, 314.  
 — Cystenplasma **42**, 401.  
 — Jugendstadien **42**, 407.  
*Glugea anomala* MONIER, Sporenbildung  
**23**, 1.  
 — Technik für Infektionsversuche (am  
 Stichling) **42**, 404.  
 — *bracteata* STRICKLAND, aus *Simulium*  
*bracteatum* **41**, 186.  
 — *fibrata* STRICKLAND 1913, aus *Simulium*  
*hirtipes* **41**, 186.  
 — *hertwigi* WEISSENBERG (Ref.) **33**, 314.  
 — Infektionsverhältnisse **42**, 414.  
 — *multispora* STRICKLAND, aus *Simulium*  
*vittatum* **41**, 186.  
**Glycerin**, Wirkung des **36**, 174.  
**Glykogen** bei *Anthomyces Reukaufii* **48**,  
 221.  
 — bei *Bacillus mitochondrialis* ALEXEIEFF  
**49**, 400.  
 — bei *Bodo lacertae* **22**, 373.  
 — bei *Paramaecium caudatum* **44**, 377.  
 — bei *Pelomyxa palustris* **33**, 264, **47**, 263.  
 — Verbreitung des bei Ciliaten **44**, 378.  
**Goldchloridmethode** für Herstellung von  
 Totalpräparaten von Ciliaten **29**, 41.  
*Gomphosphaeria aponina* (KUETZ) S.  
 et G. **50**, 112.  
 — systematische Stellung (Ref.) **49**, 139.  
*Gonium*-Formen von *Eudorina elegans*  
**49**, 380.  
 — *pectorale* O. F. MÜLLER, achtzellige For-  
 men **49**, 387.  
 — einzellige Formen **49**, 387.  
 — als Futter für holozoische Protozoen  
**46**, 5.  
 — geißellose Formen **49**, 387.  
 — „Gloeocystis“-Formen **49**, 390.  
 — kugelige Kolonien („Eudorina“-For-  
 men) **49**, 391.  
 — Morphologie und Entwicklung **49**, 384.  
 — Riesenformen **49**, 391.  
 — vierzellige Formen **49**, 387.  
**Gonomerie** bei Ciliaten **50**, 380.  
 — bei Exkonjuganten von *Cycloposthium*  
**50**, 370.  
 — bei *Thelohania legeri* HESSE **49**, 153.  
*Gonospora sparsa* LÆG. (aus *Glycera* sp.),  
 Bewegung **27**, 262.  
*Gonyaulax limnetica* LINDEMANN **39**,  
 220.  
 — *polonica* WOLOSZYNSKA **45**, 143.  
*Grahamella talpae* **32**, 264.  
*Gregarina blattarum* SIEB. (aus *Peri-*  
*planeta orientalis* L.), Bewegung **27**,  
 262.  
 — Fortpflanzung **40**, 76.  
 — *cuneata* F. St. (aus *Tenebrio molitor* L.  
 [larva]), Bewegung **27**, 262.  
 — Caryosom **50**, 6.  
 — Chromatinemission aus dem Caryosom  
**50**, 9.  
 — Cytologie **43**, 364.  
 — cytologische Technik **50**, 5.

- Gregarina cuneata* F. St., Entwicklungs-  
geschichte **50**, 7.  
— Fortpflanzung **40**, 76.  
— *polymorpha* St. (aus *Tenebrio molitor* L.  
[larva]), Bewegung **27**, 262.  
— Cytologie **43**, 364.  
— *salpae*, Regeneration **47**, 171.  
— *steini* BERNDT (aus *Tenebrio molitor* L.  
[larva]), Bewegung **27**, 262.  
— *Steini*, Cytologie **43**, 364.  
„**Gregarine**“ (STRICKLAND 1913) aus  
*Simulium bracteatum* **41**, 186.  
**Gregarinen**, Bewegung **27**, 260; **43**,  
361.  
— Chromosomenzahlen (Ref.) **42**, 443.  
— Kriechspuren **27**, 269.  
— Myoneme **27**, 263.  
— Schleim **42**, 166.  
— sekretorische Ortsbewegung **42**, 157.  
— Technik **43**, 363.  
— Technik für Merotomieversuche **29**, 2.  
— Technik der Untersuchung der Bewegung  
**27**, 261.  
**Grünalgen**, einzellige, als Futter in  
Protozoenkulturen **49**, 123.
- Haare** von *Gloeochaete Wittrockiana* **47**, 16.  
*Halteria grandinella* O. F. MÜLL., Spiral-  
bewegung **50**, 269.  
*Halteridium* aus afrikanischen Vögeln  
**29**, 268.  
— aus *Corvus macrorhynchus japonensis*  
**34**, 200.  
— aus dem Waldkauz **21**, 232.  
— (aus dem Waldkauz), Kultur **21**, 236.  
— (aus dem Waldkauz), Züchtungs-  
versuche **21**, 236.  
**Haematochrom** bei *Haematococcus plu-  
vialis* (Ref.) **49**, 135.  
*Haematococcus pluvialis*, Farbstoffe und  
Membranen (Ref.) **49**, 135.  
*Haematopinus spinulosus* als Überträger  
von *Trypanosoma lewisi* **34**, 314.  
**Hämogregarinen** aus Säugetieren **29**,  
264.  
— von Schildkröten, Schlangen und Frö-  
schen auf Sumatra **26**, 258.  
*Haemoproteus* aus afrikanischen Vögeln  
**29**, 268.  
— entwicklungsgeschichtliche Probleme **41**,  
149.  
— aus dem Kreuzschnabel **41**, 159.  
— aus *Passer montanus* **34**, 199.  
— der Rauchschwalben, Überträger **41**, 156.  
— Vorkommen bei verschiedenen Vögeln  
**24**, 120.  
— *columbae*, Technik für Infektionsversuche  
**35**, 318.  
— Übertragung **35**, 316.
- Gunnera macrophylla* Bl., Algensymbiose  
**50**, 278.  
**Gymnodiniaceae** mit animalischer Er-  
nährung **38**, 12.  
*Gymnodinium aeruginosum* STEIN **47**,  
111.  
— *australe* PLAYF. **47**, 112.  
— var. *acutum* PLAYF. **47**, 112.  
— *coronatum* J. WOLOSZYNSKA, Habitus  
**46**, 145.  
— *fucorum*, Morphologie und Kultur **32**, 4.  
— *hiemale* J. WOLOSZYNSKA, Habitus **46**,  
143.  
— *leopoliense*, Habitus **46**, 144.  
— *paradoxum* SCHILLING **47**, 111.  
— *pseudonoclituca* POUCHET, Morphologie  
**42**, 430.  
— *Woloszynskae* PASCHER nov. spec. (= *Gymnodinium carinatum* SCHILLING var.  
*hiemalis* J. WOLOSZYNSKA), Habitus **46**,  
143.  
— *Zachariasi* LEMM., Morphologie **29**, 399;  
**42**, 430.  
**Gymnodiumartige** Schwärmer, Verbrei-  
tung **36**, 132.
- Haemoproteus danilewskyi*, Überträger  
**41**, 155.  
**Hämosporidien** aus japanischen Sper-  
lingen **34**, 208.  
**Hamster**, Ectoparasiten **25**, 379.  
— Haltung **25**, 378.  
**Haploactinomyxidae** GRANATA **50**, 205.  
**Haploidie** bei *Amoeba diploidea* **29**, 108.  
**Haplomitose** **29**, 348; **36**, 168.  
— der Ciliaten, Euglenen und Cyanophyceen  
(Ref.) **44**, 278.  
**Haplosporidien** aus *Herpetocypris strigata*  
O. F. MÜLL. **42**, 307.  
— aus *Herpetocypris strigata*, cytologische  
Technik **42**, 308.  
*Haplosporidium limnodrili* GRANATA,  
Formwechsel, Biologie **35**, 47.  
**Hartmannella**-Arten in Kultur aus  
Pferdekot **48**, 322.  
— *aquarum* JOLLOS **37**, 251.  
— *jaecalis* in Kultur aus Pferdekot **48**, 324.  
— *Klitzkei*, Centrosom **49**, 28.  
— Cytologie **49**, 25.  
— Hülle **49**, 25.  
— Kernteilung, Lebendbeobachtung **49**,  
22.  
— vielkernige Riesenform **49**, 30.  
— Teilung **49**, 22.  
— verwandtschaftliche Beziehungen **49**,  
40.  
— *mira* in Kultur aus Pferdekot **48**, 325.  
— *polyphagus* in Kultur aus Pferdekot  
**48**, 324.

- Hastigerina**, Exkrete **25**, 4.  
**Häutung** von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 53.  
**Hefen** als Amöbennahrung **37**, 182.  
— als Futter in Protozoenkulturen **49**, 123.  
— Giftfestigkeit bei **43**, 196.  
— Sinkgeschwindigkeit **46**, 348.  
— Technik für die Bestimmung des spezifischen Gewichts **46**, 349.  
— Technik für die Untersuchung der Sinkgeschwindigkeit **46**, 349.  
— Unterschiede im spezifischen Gewicht **46**, 345.  
**Hefepilze** als Symbionten von *Anobium paniceum* **42**, 319.  
— symbiontische, bei Coleopteren **26**, 35.  
*Helicospiridium parasiticum* KEILIN (Ref.) **44**, 268.  
**Heliotropismus** bei *Volvox aureus* **25**, 5.  
*Helodrilus caliginosus* SAV. als Wirt von Monocystideen **48**, 9.  
— *chloroticus* SAV. als Wirt von Monocystideen **48**, 9.  
— *limicola* MCHLSN. als Wirt von Monocystideen **48**, 9.  
— *longus* UDE als Wirt von Monocystideen **48**, 9.  
*Hemiclepsis marginata* O. F. MÜLLER als Überträger von Froschblutparasiten **31**, 173.  
**Hemiclepsis**, Technik der Übertragungsversuche **31**, 175.  
*Hemidinium nasutum* STEIN **47**, 111.  
*Hemistasia klebsii* GRIESSMANN, Morphologie **32**, 52.  
*Henneguya acerinae* **22**, 155.  
— *gigantea* NEMECZEK **22**, 146.  
— Chromosomenzahlen **45**, 332.  
— *oviperda* **22**, 146.  
— *psorospermica anura* **22**, 146.  
— *typica* **22**, 146.  
— *renicola* SCHUURMANS STEKHOVEN **41**, 324.  
**Hepatozoon** (*Leucocytoegregarina*) *criceti* NÖLLER 1912, Übertragung **41**, 187.  
*Herpetocypris strigata*, cytologische Technik für Haplosporidien **42**, 308.  
*Herpetomonas*, Copulation **26**, 251.  
— Geißelapparat **26**, 251.  
— Morphologie **31**, 37.  
— Nomenklatur **31**, 18.  
— KENT em. LÉGER, Systematik **29**, 317.  
— *gracilis* aus *Calliphora erythrocephala* **29**, 223.  
— *homalomyiae* BRUG **35**, 120.  
— *jaculum* **29**, 323.  
— *muscae-domesticae* (aus *Calliphora erythrocephala*) **29**, 322.  
— — — Morphologie und Teilung **31**, 1.  
*Heterocapsa triquetra* ST. **47**, 439.  
*Heterochloris* PASCHER, Übergang zum Rhizopodenstadium **38**, 20.  
**Heterochromosom** von *Trichonympha campanula* KOFOID et SWEZY (Ref.) **44**, 276.  
**Heterocysten** der Blaualgen (Ref.) **47**, 137.  
*Heterodinium crassipes* SCHILLER **36**, 210.  
— *kofoidi* SCHILLER **36**, 211.  
**Heterogamie** bei Ciliaten **50**, 317.  
— bei *Opisthotrichum janus* **50**, 320.  
**Heterolagnion** PASCHER **36**, 108.  
*Heteronema*, Pseudopodium **38**, 12.  
— *acus* (EHRENB.) STEIN **48**, 186.  
— *nebulosum* (DUJ.) KLEBS **48**, 186.  
**Heteropole Kerne** bei *Actinophaerium* **40**, 212.  
— **Kernteilung** bei *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN **41**, 281.  
*Hexactinomyxon psammoryctis* STOLC **50**, 207.  
**Histologie**, pathologische der mit *Leptomonas davidi* infizierten Euphorbien **34**, 122.  
*Holophrya saginata* PÉNARD, Spiralbewegung **50**, 266.  
*Holisticha flava* COHN, Spiralbewegung **50**, 271.  
— *scutellum* COHN, Morphologie **46**, 125.  
**Homogamie** bei Ciliaten **50**, 317.  
*Homoeocerus* spec., Symbionten **47**, 361.  
*Hoplitophrya lumbrici*, Kernbau **21**, 199.  
**Hormogone Schizophyceen**, Systematik (Ref.) **47**, 318.  
**Hühnerocoid** (*Eimeria tenella*), Oocysten **44**, 79.  
**Hühnerflöhe**, Züchtung von **34**, 299.  
**Hühnerhabichttrypanosom**, Cytologie **45**, 248.  
**Hühnerpest**, Immunisierung gegen **41**, 190, 223.  
— Schutzimpfung **41**, 219.  
— Technik für Infektionsversuche **41**, 193.  
**Hülleirren** von *Mesodinium pulex* **41**, 351.  
**Hülle** von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 53.  
— von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 25.  
— von *Strombidium vestitum* **42**, 369.  
**Hüllenstruktur** bei *Synura uvella* **25**, 6.  
**Hüllscheit** von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 17.  
**Hülse** von *Folliculina ampulla* **37**, 150.  
**Hundeflöhe**, Technik für Infektionsversuche **48**, 140.  
— Züchtung von **34**, 299.  
**Hundeflöheparasiten**, Technik **48**, 142.

- Hunger**, auslösende Wirkung des auf die Befruchtung von *Actinosphaerium* **48**, 412.  
 — Beziehung zur Regeneration **47**, 218.  
**Hungerformen** von *Blepharisma undulans* **48**, 292.  
 — bei *Noctiluca miliaris* **42**, 49.  
**Hungerstruktur** des Makronukleus **26**, 430.  
**Hungerwirkung** auf *Actinosphaerium* **40**, 193.  
 — bei *Arcella* **21**, 178.  
 — bei Infusorien **27**, 129.
- Ichthyophonus hoferi** PLEHN et MULSOW **34**, 217.  
 — — cytologische Technik **34**, 222.  
*Ichthyophthirius multifiliis* **21**, 65, 66.  
 — — Technik für cytologische Untersuchung **21**, 69.  
 — — Technik für Infektionsversuche **21**, 66.  
 — — Zeugungskreis **21**, 61.  
*Ichthyosporidium giganteum*, Zeugungskreis **33**, 51.  
 — hertwigi SWARCZEWSKY **33**, 76.  
**„Idiochromatin“**, Allgemeines **27**, 188.  
**Immunisierung** gegen Hühnerpest **41**, 190, 223.  
 — gegen Sarkosporidiengift **22**, 357.  
**Immunität**, gegenseitige, zwischen Babesien und Anaplasmen **50**, 465.  
 — gegen *Leptomonas davidi* **34**, 129.  
 — bei *Tristeza bovina* **50**, 464.  
 — gegen *Trypanosoma rotatorium* **31**, 243.  
**Inanitionsercheinungen** bei *Noctiluca miliaris* **42**, 48.  
**Individualität** der Plastiden bei Phanerogamen (Ref.) **44**, 264.  
**Individualtöd** bei Protozoen **49**, 448.  
**Infektion** bei Actinomycidien **50**, 185.  
 — mit *Babesia* und *Anaplasma* **50**, 445.  
 — mit *Haemoproteus columbae* **35**, 319.  
 — mit *Sarcocystis tenella* **50**, 213.  
**Infektionseysten** von *Opalina ranarum* **44**, 323.  
**Infektionsmodus** von *Bertramia asperspora* **27**, 52.  
 — von *Haplosporidium limnodrili* GRANATA **35**, 69.  
 — von *Ichthyophonus hoferi* **34**, 238.  
 — von *Karyolysis* **42**, 247.  
**Infektionsverhältnisse** von *Isospora lieberkühni* **47**, 102.  
 — von *Trypanoplasma dendrocoeli* **32**, 196.  
**Infektionsversuche** mit *Chloromyxum leydigi* **37**, 289.
- Hyalobryon cylindricum* REVERDIN **44**, 138.  
*Hyalodiscus limax*, Gewöhnung an Seewasser **44**, 238.  
*Hyella linearis* S. et G. **50**, 107.  
 — *Littorinae* S. et G. **50**, 107.  
 — *socialis* S. et G. **50**, 108.  
 — *terrestris* CHODAT **50**, 108.  
**Hymenomyceten** (Ref.) **32**, 411.  
*Hyperamoeba flagellata* ALEXEIEFF, Morphologie **50**, 41.  
**Hypotrichen**, Schlundfäden **49**, 177.
- Infektionsversuche** mit *Dactylosoma ranarum* **31**, 220.  
 — mit *Eimeria Arloingi* **42**, 395.  
 — mit *Glugea anomala* am Stichling **42**, 404.  
 — mit *Halteridium* (aus dem Waldkauz) **21**, 240.  
 — mit *Haemoproteus* an Kreuzschnäbeln **41**, 159.  
 — mit *Leptomonas davidi* **34**, 115.  
 — mit *Sarkosporidien* **35**, 305.  
 — (von Tier zu Tier) mit *Trypanosoma rotatorium* **31**, 198.  
 — mit *Trypanosoma undulans* **36**, 5.  
**Infusorien**<sup>1)</sup>, marine **41**, 341.  
 — Variabilität **43**, 166.  
 — Vererbung **43**, 166.  
**Infusorienkulturen**, Bildung giftiger thermolabiler Substanzen **27**, 213.  
**Inkubationsperiode** bei *Anaplasma* **50**, 449.  
 — bei Babesien **50**, 448.  
 — bei *Tristeza* **50**, 448.  
**Interkinestadien** bei *Actinophrys sol* **46**, 29.  
**Intracelluläre Stadien** bei *Crithidia euryophthalmi* (Ref.) **44**, 273.  
**Invagination** (Nahrungsaufnahme) bei *Amoeba sphaeronucleolus* **47**, 404.  
 — bei *Amoeba terricola* **47**, 404.  
 — der jungen Kolonie von *Eudorina elegans* **49**, 377.  
 — der jungen Kolonie von *Volvox* (Ref.) **48**, 524.  
**Inversion** der Giemsa-Färbung **36**, 268.  
**Involutionsformen** von *Azotobacter chroococcum* **22**, 13.  
**Isogamie** bei *Neoactinomyxum globosum* GR. **50**, 167.  
**Isolierung** von *Anaplasma* (von *Babesia*) **50**, 457.  
 — von *Babesia* (von *Anaplasma*) **50**, 456.

1) Siehe auch bei: „Ciliaten“.

***Isospora bigemina* (STILES)**, Entwicklungs-  
geschichte **32**, 379.  
— *hominis* (Ref.) **44**, 271.  
— *lieberkühni* **31**, 232.  
— (LABBÉ 1894), Entwicklungskreis **47**,  
101.  
— — Infektionsverhältnisse **47**, 102.

***Jodamoeba bütschlii* (Ref.)** **44**, 271.  
„**Jodineocysts**“ (Ref.) **42**, 302.  
**Jugendliche Teilungen** bei *Amoeba*  
*ruvenalis* IVANIĆ **50**, 133.

**Kaliumsalze**, Wirkung auf das Plasma  
von *Opalina ranarum* **46**, 180.

**Kalkbakterien** (Ref.) **49**, 138.

**Kälte**, Einfluß der auf Protozoen **49**, 433.

**Kannibalismus** bei *Ochromonas granularis*  
DOFLEIN **44**, 156.

**Kapsel** bei *Monas micropora* GICKLHORN  
**41**, 245.

**Karyolysus**, Entwicklungsgeschichte **42**,  
193.

— Gamogonie **42**, 200.

— Technik für Infektionsversuche **42**, 249.

— *bicapsulatus*, Entwicklungsgeschichte, Cy-  
tologie **42**, 199.

— *biretorius*, Entwicklungsgeschichte und  
Cytologie **42**, 199.

— *lacazei*, Entwicklungsgeschichte und Cy-  
tologie **42**, 199.

**Keimung**<sup>1)</sup> der Cyste von *Actinophrys sol*  
**46**, 82.

— der Cysten von *Chromulina freiburgensis*  
DOFLEIN **46**, 276.

— der Cysten von *Stylonychia mytilus*  
**47**, 96.

— der Cysten bei *Vorticella microstoma*  
(Morphologie) **47**, 69.

— der Cysten von *Vorticella microstoma*  
(Physiologie) **47**, 82.

— der Sporen von Actinomyxidien **50**, 184.

— der Zygoten von *Actinophrys sol* (Physio-  
logie) **48**, 414.

***Kermicola kermesina* ŠULC** **26**, 94.

— *physokermis* ŠULC **26**, 95.

**Kern** von *Bacillus fusiformis* **49**, 410.

— der Bakterien **49**, 89.

— von *Coelosporidium periplanetae* **33**, 93.

— der Cyanophyceen **41**, 54.

— von *Micrococcus ochraceus* **33**, 272.

— Polarität des, bei *Rhizoclonium hiero-  
glypticum* KÜTZ **47**, 330.

— der Polyangiden (Myxobakterien) (Ref.)  
**50**, 513.

***Isotricha intestinalis* STEIN** **32**, 143.

— *prostoma* STEIN **32**, 139.

— *ruminantium* SCHUBERG, Fibrillen, Kern-  
verhältnisse **32**, 130.

— (*Dasytricha*) *ruminantium*, Konjugation  
**50**, 286.

**Jugendstadien** von *Amoeba proteus* (PALL)  
**50**, 124.

**Kern** von *Spirochaeta Caesirae* **29**, 29.

— von *Spirulina versicolor* **26**, 192.

— der Trypanosomen, Verhalten zur Nukle-  
alreaktion **48**, 509.

**Kernauflösung** bei *Actinosphaerium* **40**,  
197.

— bei *Monocystis acuta* **48**, 28.

**Kernäquivalente** bei *Azotobacter chroo-  
coccum* **22**, 1.

— bei Bakterien **21**, 255.

**Kernbau** von *Acanthocystis aculeata* **48**,  
445.

— von *Actinophrys sol* **46**, 8.

— von *Amoeba gigantea* IVANIĆ **50**, 119.

— von *Amoeba Gjorgjevici* IVANIĆ **50**, 121.

— von *Amoeba Hertwigi* IVANIĆ **50**, 114.

— von *Amoeba hydroxena* **27**, 31.

— von *Amoeba proteus* (PALL) **28**, 404;  
**37**, 207; **50**, 124.

— von *Amoeba sphaeronucleolus* GREEFF  
**47**, 400.

— von *Amoeba terricola* GREEFF **47**, 400.

— von *Amoeba verrucosa* **25**, 59.

— von *Apusomonas proboscidea* ALEXEIEFF  
**50**, 33.

— von *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI  
**31**, 322.

— von *Bacillus asymmetricus* **49**, 90.

— von *Bacillus bacterion* **49**, 90.

— von *Bacillus polysarcus* **49**, 90.

— von *Bacillus rhagii* **49**, 90.

— von *Bacillus tachydromus* **49**, 90.

— von *Blanchardina cypriicola* **42**, 310.

— von *Bodo edax* **35**, 223.

— von *Ceratium hirundinella* **43**, 417.

— von *Ceratium tripos* **48**, 304.

— von *Chilomonas paramaecium* **36**, 283.

— von *Chlorogonium elongatum* **39**, 18.

— von *Chloromyxum leydigi* **37**, 287.

— der Cladophoraceen (Ref.) **45**, 441.

— von *Collodictyon trichikatum* **43**, 451.

— von *Colpoda spec.* **21**, 199.

1) Siehe auch bei: „Excystierung“.

**Kernbau** von *Dimastigamoeba bistadialis* PUSCHKAREW **28**, 343.

— von *Diplocystis phryganeae* BERG-VON EMME **28**, 46.

— von *Eimeria pfeifferi* **44**, 75.

— von *Entamoeba debbiecki* NIESCHULZ **48**, 367.

— von *Erythropsis agilis* **35**, 36.

— von *Euglena viridis* **36**, 142.

— von *Girardia caprae* NIESCHULZ **49**, 279.

— von *Glaucozystis nostochinearum* **47**, 8.

— von *Gloeochaete Wittrockiana* **47**, 17.

— von *Gonium pectorale* **49**, 385.

— von *Gregarina cuneata* **50**, 6.

— der Hämogregarinen (Ref.) **28**, 318.

— von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 27.

— von *Hoplitophrya lumbrici* **21**, 199.

— von *Leptomonas fasciculata* **49**, 222.

— von *Leptotheca coris* **40**, 122.

— von *Miracella ovulum* BORGERT **23**, 138.

— von *Monas micropora* GICKLHORN **41**, 244.

— von *Monocystis agilis* **48**, 21.

— von *Monocystis naidis* **44**, 216.

— von *Monocystis ventrosa* BERLIN **48**, 25.

— von *Myxidium lieberkühni* **45**, 290.

— von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOFEN **41**, 263.

— der Myxosporidien, Allgemeines **45**, 275.

— von *Noctiluca miliaris* **42**, 21.

— von *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 179.

— von *Parapolytoma satura* JAMESON **33**, 26.

— von *Pelomyxa palustris* **33**, 259; **47**, 269.

— von *Polytoma wella* **38**, 330.

— von *Polytomella agilis* (Ref.) **42**, 305.

— der Protisten, Allgemeines **39**, 197.

— der Protozoen, Allgemeines **49**, 45.

— von *Prowazekia josephi* BĚLAŘ **41**, 309.

— von *Prowazekia parva* NÄGLER **21**, 112.

— von *Pseudosporillum coprocola* ALEXEIEFF **50**, 27.

— von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ **47**, 327.

— von *Serumsporidium oviforme* STEMPELL **42**, 314.

— von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA **50**, 149.

— bei *Spirogyra setiformis* **45**, 175.

— von *Strombidium turbo* **21**, 189.

— von *Tocophrya quadripartita* **21**, 124.

— von *Trachysporidium Mülleri* STEMPELL **42**, 317.

— von *Trachysporidium Pfeifferi* STEMPELL **42**, 318.

— von *Triactinomyxon magnum* GRANATA **50**, 155, 165.

— von *Trichomonas* **33**, 171, **39**, 126.

— von *Trichomonas vaginalis* **42**, 359.

**Kernbau** von *Troglodytella* **41**, 22.

— von *Trypanoplasma heliciis* **21**, 105; **36**, 260.

— von *Trypanosoma brucei* **40**, 163.

— von *Trypanosoma rhodesiense* **31**, 22.

— der Trypanosomen aus Vögeln **45**, 47.

**Kerndifferenzierung** (metagame) bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 355.

**Kerndualismus** bei Amöben **25**, 117.

— bei Ciliaten **21**, 188.

**Kernform**, Beziehung zur Zellgröße **27**, 166.

**Kernfrage** bei den Bakterien **28**, 284; **33**, 308; **49**, 408.

— bei Cyanophyceen **45**, 414.

— bei *Paraspirillum vej dovskii* DOBELL **49**, 411.

**Kernknospung** bei *Trachysporidium Pfeifferi* STEMPELL **42**, 318.

**Kernkörperchen**, zweites bei *Spirogyra setiformis* **45**, 163.

**Kernlose** Individuen bei Acanthocystideen **48**, 484.

— Stücke bei *Amoeba proteus* **25**, 348.

**Kernnatur** des Blepharoplasten **35**, 251; **38**, 96.

— der Blepharoplasten der Trypanosomen **48**, 514.

**Kernparasiten** (Bakterien) von *Paramaecium caudatum* **49**, 210.

**Kernplasmarelation**, Beziehung zur Regeneration der Protozoen **47**, 198.

— bei *Dileptus anser* **27**, 142.

— bei *Paramaecium caudatum* **27**, 166.

— bei Protozoen, Allgemeines **45**, 382.

— bei *Stentor coerules* **27**, 143; **45**, 344.

**Kernreinigung** **27**, 190.

**Kernrekonstruktion** nach der Konjugation der Ciliaten, Allgemeines **50**, 414.

**Kernresorption** von *Amoeba Hertwigi* IVANIC **50**, 115.

**Kernschwellung** bei *Stentor coerules* **45**, 355.

**Kernstrukturen**, Allgemeines **21**, 192.

— bei Bakterien **21**, 255.

**Kernteilung** der Acanthocystideen, Verhalten zum Zentralkorn **48**, 467.

— von *Acanthocystis aculeata* **48**, 448.

— von *Actinophrys sol* **46**, 9.

— von *Amoeba aquatilis* SCHMIDT **29**, 237.

— von *Amoeba Caulleryi* IVANIC **50**, 128.

— von *Amoeba diplogena* BĚLAŘ **36**, 17.

— von *Amoeba diploidea* **29**, 109.

— von *Amoeba fluviatilis* DOBELL **34**, 173.

— von *Amoeba gigantea* IVANIC **50**, 119.

— von *Amoeba Gjorgjevici* IVANIC **50**, 121.

— von *Amoeba glebae* DOBELL **34**, 161.

— bei *Amoeba hartmanni* **22**, 57.

— von *Amoeba Hertwigi* IVANIC **50**, 114.

**Kernteilung** von *Amoeba iuvenalis* IVANIC 50, 133.

- bei *Amoeba Ivanovici* 50, 132.
- von *Amoeba lamellipodia* GLÄSER 25, 76.
- von *Amoeba limax* 23, 82.
- von *Amoeba Maasi* IVANIC 50, 127.
- von *Amoeba Mulsowi* IVANIC 50, 130.
- von *Amoeba ovis* SCHMIDT 29, 231.
- von *Amoeba platypodia* GLÄSER 25, 91.
- von *Amoeba sphaeronucleolus* 47, 408.
- von *Amoeba tachypodia* GLÄSER 25, 64; 34, 192.
- von *Amoeba verrucosa* (EHRENBERG) 25, 54; 50, 116.
- bei *Amoeba vespertilio* 50, 131.
- von *Amoeba* spec. POPOFF (= *Chlamydomphrys* spec.) 22, 217.
- im Amöboid von *Ichthyosporidium giganteum* 33, 53.
- bei *Anisonema grande* 29, 348.
- bei *Arcella* 21, 172.
- von *Arcella vulgaris* 33, 249.
- von *Astasia levis* BĚLAŘ 36, 21.
- von *Astrodisculus radians* 48, 455.
- der Bakterien 49, 92.
- Beziehung zur Zellteilung 43, 348.
- von *Blepharisma undulans* 48, 260.
- von Bodo, Allgemeines 41, 316.
- von *Bodo caudatus* 26, 416.
- von *Bodo edax* 35, 231.
- von *Bodo lacertae* 43, 438.
- von *Carchesium* spec. 21, 190.
- von *Ceratium hirundinella* 43, 415.
- von *Ceratium tripos* 48, 306.
- bei *Cercobodo agilis* 34, 135.
- bei *Chilodon dentatus* 29, 352.
- von *Chilodon uncinatus* 24, 142.
- von *Chilomastix aulastomi* 43, 443.
- bei *Chilomastix mesnili* (Ref.) 44, 269.
- von *Chilomonas paramaecium* 25, 295; 36, 283.
- von *Chlamydomphrys grata* 37, 72.
- bei *Chlamydomphrys minor* 43, 293.
- von *Chlamydomphrys schaudinni* 22, 368; 43, 303.
- (atypische), bei *Chlamydomphrys schaudinni* 43, 301.
- von *Chlamydomphrys* spec. BREUER 45, 120.
- von *Chlorogonium elongatum* 39, 7.
- von *Chloromyxum leydigi* 37, 287.
- von *Chromulina Pascheri* HOFENEDER 29, 301.
- der Cladophoraceen (Ref.) 45, 441.
- der Coccidien, Allgemeines 42, 280.
- von *Collodictyon triciliatum* 43, 452; 44, 270.
- von *Coscinodiscus subbuliens* JÖRGENSEN (Ref.) 49, 305.
- bei *Cryptobia Dahli* 29, 351.
- von *Cryptobia intestinalis* 26, 416.

**Kernteilung** bei *Dimastigamoeba Gruberi* 29, 347.

- bei *Diplocystis schneideri* KUNSTLER (Ref.) 42, 442.
- (Micronucleus) von *Diplodinium gracile* 50, 298.
- bei *Eimeria avium* 23, 34.
- bei *Eimeria pfeifferi* 44, 73.
- von *Eimeria stiedae* 28, 27.
- Einfluß des künstlichen Lichtes auf die, bei Amöben 25, 47.
- von *Entamoeba tetragena* 24, 179.
- bei *Eudorina elegans* 43, 230.
- von *Euglena* 31, 64; 44, 278.
- bei *Euglena viridis* EHRENBERG 36, 137.
- in Exkonjuganten von *Chilodon cucullus* (O. F. MÜLLER) 49, 297.
- von *Giardia microti* (Ref.) 44, 270.
- von *Glugea anomala* 23, 4.
- („erste“) bei Gregarinen 50, 13.
- der Hämogregarinen (Ref.) 28, 318.
- von *Haplosporidium limnodrili* GRANATA 35, 52.
- von *Hartmannella aquarum* JOLLOS 37, 252.
- von *Hartmannella Klitzkei* 49, 22, 31.
- von *Herpetomonas muscae domesticae* 31, 11.
- von *Ichthyosporidium hertwigi* SWARCZEWSKY 33, 79.
- bei Infusorien 21, 190.
- von *Isospora bigemina* 32, 381.
- bei *Karyolysus* 42, 226.
- bei *Klossia vitrina* 23, 67.
- von *Leishmania donovani* 49, 229.
- von *Leptomonas fasciculata* 49, 223.
- bei *Leptotheca coris* 40, 123.
- von Limax-Amöben, Allgemeines 26, 435.
- von *Löschia hartmanni* MACKINNON 32, 271.
- von *Loxodes* spec. (FAURÉ-FREMIET) 21, 190.
- von *Malpighiella* 29, 347.
- von *Merocystis kathae* 23, 149.
- von *Monocercomonas cetoniae* 23, 315.
- von *Monocercomonas orthopterorum* 36, 249.
- von *Monocystis pareudrili* 23, 227.
- bei *Monocystis rostrata* 22, 25.
- von *Monocystis ventrosa* 48, 107.
- von *Mougeotia* spec. (PETERSCHILKA) 45, 155.
- von *Myxidium lieberkühni* 45, 309.
- von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN 41, 277, 291.
- von *Myxobolus suellengrebeli* SCHUURMANS STEKHOVEN 40, 48.
- der Myxosporidien, Allgemeines 45, 276.
- bei *Naegleria gruberi* (Ref.) 44, 267.

**Kernteilung** von *Neoactinomyxum globosum* GR. 50, 166.

- von *Noctiluca miliaris* 21, 197; 42, 62.
- von *Ochromonas granularis* DOFLEIN 44, 179.
- von *Octomitus intestinalis truttiae* 40, 262.
- bei *Opalina intestinalis* EHRENBURG 29, 350.
- der Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden 50, 332.
- (metagame) der Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden 50, 353.
- von *Pamphagus hyalinus* 43, 321.
- von *Paramaecium* (Ref.) 44, 277.
- von *Parapolytoma satura* JAMESON 33, 29.
- von *Pelomyxa palustris* 33, 260.
- der Phytomonadinen 39, 26.
- von *Polytoma uvella* 38, 324.
- von *Polytomella agilis* (Ref.) 42, 305.
- der Protozoen, Allgemeines 49, 45.
- von *Prowazekia*, Allgemeines 41, 316.
- von *Prowazekia asiatica* 22, 374.
- von *Prowazekia josephi* BELAŘ 35, 108; 41, 309.
- von *Prowazekia parva* NÄGLER 21, 113.
- von *Pseudosphaerita euglenae* 23, 263.
- von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ 47, 327.
- von *Rhogostoma schüssleri* 43, 309.
- von *Rhynchomonas nasuta* 36, 37.
- von *Sarcocystis tenella* 22, 244.
- von *Scytomonas pusilla* STEIN 29, 347; 38, 117.
- bei *Serumsporidium oviforme* STEMPPELL 42, 314.
- von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA 50, 150, 172.
- bei *Sphaerospora dimorpha* DAVIS (Ref.) 44, 268.
- von *Spirochona gemmipara* 21, 197.
- von *Spirogyra mirabilis* 46, 154.
- von *Spirogyra setiformis* 45, 188.
- von *Spongomonas* 43, 455.
- bei *Stentor* 28, 371.
- von *Strombidium gyrans* 21, 189.
- bei *Theileria parva* 21, 154.
- von *Thelohania legeri* 49, 149.
- von *Thelohania spec.* (NÖLLER) 41, 187.
- von *Tocophrya quadripartita* 21, 131.
- von *Trichomitus termitidis* (Ref.) 44, 274.
- bei *Trichomonas augusta* 29, 355.
- von *Trichomonas vaginalis* 42, 360.
- von *Trichonympha campanula* KOFOID und SWEZY (Ref.) 44, 276.
- von *Trimastigamoeba philippinensis* 23, 86.
- von *Troglodytella* 41, 23.
- von *Trypanoplasma dendrocoeli* 32, 189.
- von *Trypanoplasma helici* 21, 108; 36, 271.

**Kernteilung** von *Trypanosoma brucei* 40, 164.

- bei *Trypanosoma Lewisi* 29, 336.
- von *Trypanosoma rotatorium* 31, 195.
- von *Trypanosoma theileri* 38, 355.
- bei Trypanosomen aus Vögeln 45, 253.
- von *Urostyla grandis* 21, 203.
- von *Vahlkampfia bistadialis* (Ref.) 42, 299.
- bei *Vahlkampfia calkensi* M. J. HOGUE 35, 158.
- von *Vahlkampfia debilis* JOLLOS 37, 243.
- von *Vahlkampfia lacertae* HARTMANN 37, 246.
- von *Vahlkampfia magna* JOLLOS 37, 236.
- von *Vahlkampfia spec. Nr. I* (WHERRY) 31, 88.
- bei Vogeltrypanosomen 45, 253.
- von *Vohvox aureus* (Ref.) 44, 143.

**Kernteilungstypen** bei Amöben 25, 97, 37, 260.

**Kerntypen** von *Noctiluca miliaris* 39, 159.

**Kernveränderungen** während der Konjugation der Ciliaten, Allgemeines 50, 411.

- bei der Encystierung von *Vorticella microstoma* 47, 65.
- bei *Pelomyxa palustris* 33, 260.
- nach Reduzierung der Körpergröße bei *Amoeba proteus* 25, 358.

**Kernverhältnisse** von *Folliculina ampulla* 37, 160.

- von *Sphaerobactrum Wardnae* 40, 238.
- von *Strombidium testaceum* ANIGSTEIN 32, 99.
- von *Stylonychia mytilus* (in der Cyste) 47, 94.

**Kernverschmelzung** bei *Myxosporidien* 40, 39.

- (vegetative) bei *Chlamydomorphys* 43, 333.

**Kernverteilung** von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ 47, 335.

**Kernwanderung** bei *Chlorogonium elongatum* 39, 15.

**Kernzahl** von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ 47, 335.

**Kerna** von *polyporum* EHRENBURG, Spiralbewegung 50, 271.

**Kettenbildung** bei Ciliaten 40, 231.

**Kieselsäure**, Einfluß auf das Gedeihen von *Acanthocystis* 48, 443.

- in Protozoenskeletten, Allgemeines 46, 314.

— Wirkung auf die Teilung von *Acanthocystis aculeata* 48, 452.

**Klossia vitrina** MOROFF, Entwicklungsgeschichte 23, 51.

**Knop**, Nährlösung nach für *Eudorina elegans* 43, 241.

**Knospen**, endogene bei *Vahlkampfia calkensi* HOGUE 35, 159.

- Knospenbildung** bei *Noctiluca miliaris* 42, 65.  
 — endogene bei *Vahlkampfia* sp. Nr. I (WHERRY) 31, 88.  
**Knospung** bei *Amoeba aquatilis* 29, 236.  
 — bei Chrysomonadinen 34, 89.  
 — bei *Councilmania lafleuri* (Ref.) 44, 266.  
 — bei *Entamoeba histolytica* 29, 79.  
 — (innere) bei *Amoeba proteus* 50, 125.  
**Kohlhydratkörner** bei *Nebela collaris* 31, 290.  
**Kohlensäureassimilation**, Beziehung zur komplementären chromatischen Adaptation 44, 48.  
**Kohlensäureschwankung**, Verhalten von Algen gegen (Ref.) 48, 521.  
**Kolkwitzella salebrosa** LINDEMANN 39, 219.  
 — — var. *gibbera* LINDEMANN 47, 439.  
**Kolonie** von *Uroglanopsis americana* (CALKINS) LEMMERMANN 49, 265.  
**Koloniebildung** bei *Actinophrys oculata* 36, 54.  
 — bei Thecamöben 43, 295.  
**Kombinationen** bei *Paramaecium* 43, 157.  
**Komplementäre chromatische Adaptation** bei *Batrachospermum moniliforme* (L.) 44, 54.  
 — — — biologische Bedeutung 44, 46.  
 — — — bei *Polysiphonia nigrescens* 44, 54.  
 — — — bei *Rhodomela subfusca* 44, 54.  
 — — — bei Rhodophyceen 44, 53.  
 — — — bei Schizophyceen 44, 1.  
 — — — bei *Sphaerococcus coronopifolius* 44, 54.  
**Konstitution** der Protistenkerne 43, 344.  
**Kontraktile Vakuole** von *Acanthocystis aculeata* 48, 444.  
 — — bei *Amoeba proteus* 25, 336; 38, 297.  
 — — bei *Amoeba sphaeronucleolus* 47, 407.  
 — — bei *Amoeba terricola* 47, 407.  
 — — von *Blepharisma undulans* 48, 256.  
 — — von *Chromulina freiburgensis* DOFLEIN 46, 270.  
 — — bei Erdamöben 28, 101.  
 — — von *Folliculina ampulla* 37, 159.  
 — — von *Folliculina boltoni* 44, 96.  
 — — Frequenzahlen 44, 232.  
 — — von *Gonium pectorale* 49, 385.  
 — — bei marinen Flagellaten 32, 68.  
 — — bei *Ochromonas granularis* DOFLEIN 44, 159.  
 — — von *Paramaecium*, Physiologie 48, 347.  
 — — bei *Paramaecium caudatum* 21, 1.  
 — — von *Rhogostoma schüssleri* BÉLAR 43, 308.  
 — — von *Stylonychia mytilus* (bei der Encystierung) 47, 94.  
**Kontraktile Vakuole**, Tätigkeit während der Encystierung von *Vorticella microstoma* 47, 63.  
 — — von *Trogloodytella* 41, 12.  
 — — Verhalten während der Teilung bei Ophryoscoleciden 50, 306.  
**Kontraktionsbewegung** bei Gregarinen 43, 371.  
 — bei *Trypanoplasma heliciis* 45, 206.  
**Kotbewohnende Protisten** 50, 27.  
**Kotrhizopoden**, Kultur 48, 320.  
**Kragen** der Choanoflagellaten, Struktur 32, 44.  
**Kreuzschnabeltrypanosom**, Cytologie 45, 248.  
**Kriechspuren** der Gregarinen 27, 269.  
**Kristalle** von *Amoeba dubia* SCHAEFFER 37, 224.  
 — von *Amoeba proteus* 38, 291.  
**Kristalloide Inhaltskörper** von *Strombidium mucotectum* BUSCH 50, 135.  
**Kultur** der Acanthocystideen 48, 438.  
 — von *Actinophrys sol* 46, 3.  
 — von Amöben 25, 31; 34, 40, 142; 49, 5.  
 — von Amöben und Ciliaten mit *Bacterium coli* als Futter 49, 120.  
 — von Amöben und Ciliaten mit *Bacterium xerosis* als Futter 49, 120.  
 — von Amöben und Ciliaten mit Blutserum als Futter 49, 123.  
 — von Amöben und Ciliaten mit *Endomyces vernalis* als Futter 49, 123.  
 — von Amöben und Ciliaten mit Grünalgen als Futter 49, 123.  
 — von Amöben und Ciliaten mit Hefe als Futter 49, 123.  
 — von Amöben und Ciliaten mit Spinatbrei als Futter 49, 123.  
 — von Amöben und Ciliaten mit Staphylokokken als Futter 49, 123.  
 — von Amöben und Ciliaten mit Sarcinen als Futter 49, 123.  
 — von Amöben und Ciliaten mit *Vibrio METSCHNIKOFF* als Futter 49, 120.  
 — von *Amoeba verrucosa* 25, 34.  
 — von *Anabaena azollae* 38, 127.  
 — von *Anthomyces Reikaufii* 48, 214.  
 — von *Arcella polypora* 49, 308.  
 — von *Arcella vulgaris* 31, 40.  
 — von *Astasia ocellata* (Ref.) 44, 147.  
 — von *Azotobacter chroococcum* 22, 3.  
 — von *Balanthiophorus* mit *Bacterium fluorens* als Futter 49, 118.  
 — von *Blepharisma undulans* 48, 278.  
 — von *Chilomonas paramaecium* (Ref.) 44, 147.  
 — von *Chlamydomorphys minor* 43, 288.  
 — von *Chlamydomorphys spec.* BREUER 45, 118.  
 — von *Chlorochromonas minuta* LEWIS 32, 249.

**Kultur** von *Chlorogonium elongatum* **39**, 10.  
 — von *Chloromyxum leydigi* **24**, 150.  
 — von *Collodictyon tricoliatum* **43**, 446.  
 — von *Colpidium colpoda* **40**, 19.  
 — von *Colpidium colpoda* in bakterienfreier Zucht **41**, 36.  
 — von *Colpidium colpoda* in zweigliedriger Reinzucht **41**, 34.  
 — von *Colpoda steinii* **40**, 19.  
 — von Crithidien aus Culiciden **21**, 247.  
 — von Cyanophyceen **41**, 60.  
 — von *Euglena limosa* GARD (Ref.) **49**, 303.  
 — von *Glaucocestis nostochinearum* **47**, 6.  
 — von gefärbten Protisten (Ref.) **44**, 148.  
 — von *Glenodinium cohnii* **32**, 10.  
 — von *Gloeochaete Wittrockiana* **47**, 14.  
 — von *Halteridium* (aus dem Waldkauz) **21**, 236.  
 — der Hamstertrypanosomen **25**, 380.  
 — von *Ichthyophthirius multifiliis* **21**, 66.  
 — von Kothizopoden **48**, 320.  
 — von *Leptomonas ctenocephali* **48**, 145.  
 — von *Leptomonas davidi* **34**, 114.  
 — von *Leptomonas fasciculata* **49**, 220.  
 — von *Noctiluca miliaris* **42**, 45.  
 — von *Nostoc punctiforme* (aus *Gunnera* und *Cycas*) **38**, 127.  
 — von *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 162.  
 — von *Opalina* **44**, 288.  
 — von *Oscillatoria (limosa ?)* in phosphorfreier Nährlösung **24**, 40.  
 — von *Pamphagus hyalinus* **43**, 288.  
 — von *Paramaecium* **43**, 7.  
 — von *Paramaecium* in gereinigter Zucht **41**, 43.  
 — von *Parapolytoma satura* JAMESON **33**, 22.  
 — von *Pelomyxa palustris* **47**, 258.  
 — von *Polyangium parasiticum* GEITLER **50**, 84.  
 — von *Polytoma uella* (Ref.) **44**, 146.  
 — von Rhizopoden aus Kot **48**, 320.  
 — von *Rhogostoma schüssleri* **43**, 288.  
 — von *Sorastrum spinulosum* **47**, 441.

*Laboea conicum* LOHMANN, Morphologie **42**, 365.  
 — *reticulatum* LEEGAARD, Morphologie **42**, 368.  
*Laboulbenia chaetophora* und *L. Gyrinidarum*, Cytologie (Ref.) **32**, 410.  
*Lacrymaria*, Bewegung **50**, 226.  
 — *cohnii* S. K., Spiralbewegung **50**, 267.  
 — *lagenula* C. et L., Spiralbewegung **50**, 267.

**Kultur** von *Stentor coerules* **45**, 345.  
 — von *Trichomonas vaginalis* **42**, 349.  
 — der Tropicaparasiten **35**, 139.  
 — von *Trypanoplasma helices* **45**, 232.  
 — von *Trypanosoma loxiae* **41**, 160.  
 — von *Trypanosoma rotatorium* **29**, 251; **31**, 249.  
 — von *Trypanosoma theileri* **38**, 357.  
 — von *Trypanosoma undulans* **36**, 3.  
 — von Trypanosomen aus Vögeln **45**, 243.  
 — von *Vahlkampfia* **31**, 77; **35**, 155.  
 — von *Vampyrellidium vagans* **29**, 391.  
 — von Vogeltrypanosomen **45**, 243.  
 — von *Volvox aureus* (Ref.) **44**, 144.  
 — (auf Agar) von Amöben **37**, 231.  
 — (gereinigte) von Amöben **49**, 112.  
 — (gereinigte) von Ciliaten **49**, 112.  
 — (gereinigte) von *Colpidium campylum* **49**, 130.  
 — (sterile) von *Colpoda cucullus* **49**, 129.  
 — (sterile) von *Colpoda Steini* **49**, 129.  
 — (gereinigte) von *Dictyostelium mucoroides* **49**, 132.  
 — (gereinigte) von freilebenden Amöben, Flagellaten und Ciliaten **49**, 287.  
 — (gereinigte) von *Leptomyxa* sp. **49**, 132.  
 — (gereinigte) von *Paramaecium bursaria* **49**, 130.  
 — (gereinigte) von *Paramaecium caudatum* **49**, 130.  
 — (gereinigte) von *Paramaecium putrinum* **49**, 130.  
 — (kurzfristige) von *Cristipira tapetos* **29**, 281.  
 — (auf reinem Boden) von *Prowazekia* **40**, 16.  
 — (auf reinem Boden) von *Bodo* **40**, 16.  
 — (sterile) von *Polytoma uella* **49**, 130.  
**Kulturformen** von *Arcella polypara* **49**, 308.  
**Kulturversuche** mit *Leucocytozoon ziemanni* **34**, 254.  
 — mit *Ootomitus intestinalis truttae* **40**, 265.  
**Küstenfieber** **21**, 222; **22**, 170.  
**Kytochromulineen**, Cystenmembran **48**, 495.

*Lagenophrys ampulla* **29**, 40.  
 — cytologische Technik **29**, 41.  
 — *aperta* **29**, 40.  
 — *asselli* **29**, 40.  
 — *nassa* **29**, 40.  
 — *platei* **29**, 40.  
*Lagynurus pumilio* MANSFELD, Morphologie **46**, 101.  
**Lähmung** durch Pseudopodien bei *Actinophrys sol* **46**, 7.

**Lambli**<sup>1)</sup>, Basalkörner **42**, 342.

— Nomenklatorisches **42**, 337.

— *ardeae* NÖLLER **41**, 169.

— *cuniculi* **42**, 339.

— *intestinalis* **42**, 339.

— BLANCHARD, Morphologie **42**, 342.

— *sanguinis* GONDER **21**, 209.

**Längsspaltung der Chromosomen** von *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 185.

— — bei *Polytoma uvella* **38**, 343.

— — bei *Euglena viridis* **36**, 161.

— — bei Protistenmitosen, Allgemeines **46**, 38; **43**, 344.

**Längsteilung** bei Thecamöben **43**, 313.

**Lankesterella**, systematische Stellung **31**, 231.

— *minima* **31**, 222.

— — Befruchtung und Sporogonie **41**, 176.

— — CHAUSSAT (= *Lankesterella sanarum* LANK.), Schizogonie **24**, 201.

— — Technik für Untersuchung **24**, 202.

— — Übertragung **28**, 315.

**Latente Infektion** bei *Anaplasma* **50**, 453.

— — bei *Babesia* **50**, 453.

**Laverania malariae**, Gamogonie **35**, 145.

— — Kultur **35**, 139.

**Lebendbeobachtung** von *Dactylosoma ranarum* **31**, 214.

— der Kernteilung von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 22.

**Lebenduntersuchung** von *Chlamydo-phrys minor* **43**, 289.

— von *Pamphagus hyalinus* **43**, 289.

— von *Paramaecium caudatum* **49**, 166.

— von *Rhogostoma schüssleri* **43**, 289.

— von Trichomonaden **33**, 122.

— von Wiederkäuermagen-Parasiten **32**, 113.

**Lebenszyklus** der Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 380.

**Lebensdauer** der Ciliatenzelle **41**, 47.

**Lecaniascus polymorphus** MONIEZ **26**, 97.

**Lecanium** sp., Symbionten **34**, 268.

**Legerella parva** NÖLLER **34**, 307.

**Leiche** bei Protisten **43**, 273.

**Leidyopsis sphaerica** KOFOID et SWEZY, Cytologie (Ref.) **44**, 277.

**Leishmania donovani**, Kernteilung **49**, 229.

— — Vergleich mit *Leptomonas clenoccephali* **48**, 150.

— *tropica*, Kernbau **31**, 26.

**Lembadion bullinum** O. F. MÜLLER, Bewegung **50**, 224.

— — Spiralbewegung **50**, 267.

**Lembus velifer** COHN, Spiralbewegung **50**, 268.

**Lepochromulina bursa** SCHERFFEL **22**, 318; **46**, 330.

— *calyx* SCHERFFEL **22**, 320; **46**, 330.

**Lepocinclis capitata** PLAYFAIR **50**, 498.

— *costata* PLAYFAIR **50**, 499.

— *cymbiformis* PLAYFAIR **50**, 498.

— *orum* (EHRENBERG) LEM. var. *quadrata* KUFFERATH **44**, 142.

— *paxilliformis* PLAYFAIR **50**, 500.

— *pyriformis* KUFFERATH **44**, 142.

— *rugulosa* PLAYFAIR **50**, 500.

**Leptomonas**, Nomenklatur **31**, 18.

— aus *Pulex irritans*, Kernstruktur **31**, 25.

— *clenoccephali* FANTHAM im Hundefloh **34**, 303.

— — Morphologie **48**, 142.

— — Kultur **48**, 145.

— *davidi* (aus *Euphorbia*), Entwicklungskreis (Ref.) **34**, 109; **44**, 272.

— — Kultur **34**, 114.

— *fasciculata*, cytologische Technik **49**, 220.

— — Kernteilung **49**, 223.

— — Kultur **49**, 220.

— — Kulturformen **49**, 221.

— *jaculum* **29**, 323.

— spec. aus dem Hühnerfloh **34**, 305.

— — aus dem Hundefloh **25**, 394.

**Leptomyxa**, gereinigte Zucht **49**, 132.

— Verdauung **49**, 127.

— *flabellata* GOODEY **35**, 88.

— *reticulata* GOODEY **35**, 83.

**Leptotheca coris** STEMPELL **40**, 113.

— — cytologische Technik **40**, 115.

„**Lernvermögen**“ von *Paramaecium caudatum* **49**, 192.

**Leuchten** bei *Noctiluca miliaris* **42**, 53.

**Leucocytogregarina criceti** NÖLLER **25**, 382.

**Leucocytozoon** aus afrikanischen Vögeln **29**, 270.

— Beziehung zu *Trypanosoma* **26**, 265.

— aus dem Huhn **26**, 261.

— aus japanischen Sperlingen **34**, 207.

— bei japanischen Vögeln **24**, 123.

— aus dem Waldkauz **21**, 232.

— *ziemanni*, Kulturversuche **34**, 254.

— — Technik (für Kulturen) **34**, 254.

— — Zeugungskreis **34**, 249.

**Leucosin** bei *Chromulina freiburgensis* DOFLEIN **46**, 271.

— bei *Ochromonas crenata* **46**, 293.

— von *Ochromonas fragilis* DOFLEIN **46**, 288.

— bei *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 158.

**Leukochrysis** **38**, 53.

**Lezithin**, Farbreaktionen nach Sublimatfixierung **31**, 60.

**Licht**, Wirkung des auf *Eudorina elegans* **43**, 238.

1) Siehe auch bei: „Giardia“.

- Lichtreflexion** an den Chromatophoren von *Chromulina smaragdina* GICKLHORN **44**, 220.
- Liebigs Fleischextrakt** als Nährstoff für *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 162.
- Limax-Amöben**, Kernteilung, Allgemeines **26**, 435.
- Lionotus fasciola* EHRENBURG, Spiralbewegung **50**, 270.
- *grandis* ENTZ., Spiralbewegung **50**, 270.
- *varsaviensis* WRZ., Morphologie **41**, 345.
- *urzesniowski* S. K., Spiralbewegung **50**, 270.
- Liponyssus musculi*, Symbionten **45**, 102.
- *saurarum* OUDMS., Morphologie, Biologie **42**, 183.
- — Mycetome **45**, 97.
- — Symbionten **45**, 96.
- — Technik für Infektionsversuche **42**, 192.
- — Technik für die Untersuchung **42**, 191.
- Lipoplasten** von *Actinophrys sol* **46**, 58.
- Lithiumsalze**, Wirkung auf das Plasma von *Opalina ranarum* **46**, 185.
- Lobomonas bernardinensis* CHODAT **44**, 401.
- Lokomotorische Komponente** bei *Actinophrys sol* **46**, 39.
- — Allgemeines **37**, 263, **49**, 66.
- — Individualität der **43**, 345.
- Löschia hartmanni* MACKINNON **32**, 269.
- *minchini* MACKINNON, Namensänderung **34**, 340.
- Macacus rhesus* (als Amöbenwirt) **34**, 35.
- Macroamöben** von *Diffugia lobostoma* **37**, 101.
- Macrochromosomen** der Opaliniden (Ref.) **49**, 143.
- Macrogameten** von *Eimeria pfeifferi* **44**, 74.
- von *Isospora lieberkühni* **47**, 104.
- von *Opalina ranarum* **44**, 330.
- von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA **50**, 164.
- Macrogametocyten** von *Eimeria Arloingi* **42**, 395.
- Macronukleus** von *Chilodon uncinatus* **24**, 143.
- Formveränderung des bei Präconjuganten von Ophryoscoleciden **50**, 304.
- Funktion **26**, 428.
- Lagebeziehungen zum Micronucleus bei Ophryoscoleciden **50**, 303.
- von *Opalina* **44**, 304.
- physiologische Strukturveränderungen **26**, 420.
- von *Stentor coerulens*, Größenvariation **45**, 347.
- Loxocephalus granulatus*, Konjugation **37**, 1.
- Loxodes rostrum* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 271.
- spec. (FAURÉ-FRÉMIET), Kernteilung **21**, 190.
- Loxophyllum meleagris* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 267.
- *perihoplophorum* v. BUDDENBROCK, Morphologie **41**, 347.
- *rostratum* COHN, Spiralbewegung **50**, 267.
- *setigera* QUENN., Spiralbewegung **50**, 267.
- *trinucleatum* MANSFELD, Morphologie **46**, 105.
- Luftalgen**, Ökologisches (Ref.) **49**, 303.
- Lumbricus castaneus* SAV., als Wirt von Monocystideen **48**, 9.
- *rubellus* HOFFMEISTER als Wirt von Monocystideen **48**, 9.
- *terrestris* L., MÜLLER, als Wirt von Monocystideen **48**, 9.
- Lycogala epidendron*, Plasmabau des Sporangiums **40**, 1.
- Lymphocystis johnstonei* WOODC., Entwicklungsgeschichte **22**, 179; **38**, 155.
- Lynchia maura* (Überträger von *Haemoproteus columbae*) **35**, 316.
- Lyngbya aerugineo-caerulea*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.
- (*versicolor* (?), komplementäre chromatische Adaptation **44**, 22.
- Macronukleus** von *Strombidium mucotectum* BUSCH **50**, 136.
- Struktur bei *Frontonia leucas* **32**, 319.
- Strukturtypen des **50**, 420.
- von *Trogloodytella* **41**, 22.
- Veränderungen des während der Konjugation bei Ophryoscoleciden **50**, 325.
- von *Vorticella microstoma* **47**, 65.
- Macronucleusanlage** von Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 357.
- Macronukleusbildung** bei *Glossatella tinnabulum* **21**, 202.
- Macronukleusteilung** von *Cycloposthium bipalmatum* **50**, 302.
- Magentarot** nach BORREL **34**, 43.
- Magnesiumchlorid**, Wirkung auf das Plasma von *Opalina ranarum* **46**, 186.
- Malaria-Kommission** in Rußland, Mitteilungs **35**, 198.
- Mallomonas*, Technik **34**, 80.
- *australis* PLAYFAIR **50**, 492.
- *calva* (MASSART) CONRAD **34**, 90.
- *elongata* REVERDIN **44**, 135.
- *fusiformis* WERMEL **48**, 204.
- *genevensis* CHODAT **44**, 120.

- Mallomonas minima** REHFOUS **44**, 121.  
 — *mirabilis* CONRAD, amöboide Form **38**, 24.  
 — — Sporenbildung **48**, 202.  
 — *Moskowsensis* WERMEL **48**, 205.  
 — *Pascheri* REHFOUS **44**, 120.  
 — *pulcherrima* (STOKES) LEMMERMAN **44**, 120.  
 — *quadricornis* WERMEL **48**, 204.  
 — *splendens* (G. S. WEST) PLAYFAIR **50**, 492.  
**Malpighiella**, Kernteilung **29**, 347.  
 — *refringens* MINCHIN **34**, 310.  
**Mannsche Färbung** für Amöben (Kernteilungsfigur und Centrosomen) **49**, 10.  
**Mannit** als Nährstoff für *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 163.  
**Marine Infusorien** **41**, 341.  
 — **Protisten**, pulsierende Vakuole **44**, 231.  
**Mariona** STEMPELL **40**, 114.  
**Mastigamoeba acanthophora** v. PROWAZEK **31**, 74.  
 — *aspera* F. E. SCH. **31**, 73.  
 — *bovis* LIEBETANZ **32**, 119.  
 — *gigantea* v. PROWAZEK **31**, 74.  
**Mastigella vitrea** (GOLDSCHMIDT) **31**, 72.  
 — — Befruchtung **48**, 374.  
**Mechanik der Zellteilung** bei Amöben **25**, 130.  
**Mehrfachteilung** des Zentralkorns von *Acanthocystis aculeata* **48**, 452.  
**Melophagus ovinus** als Überträger von *Trypanosoma lewisi* **34**, 321.  
**Membran** von *Chorda filum* **47**, 308.  
 — der Cyste von *Monas vulgaris* **48**, 192.  
 — von *Gloeochaete Wittrockiana* **47**, 17.  
 — von *Haemotococcus pluvialis* (Ref.) **49**, 135.  
 — von *Noctiluca miliaris* **42**, 7.  
**Membranellen** bei *Folliculina boltoni* **44**, 95.  
 — von *Strombidium buehringae* BUSCH **42**, 374.  
 — von *Strombidium mucotectum* BUSCH **50**, 136.  
**Membranellenzone** bei *Ophryoscoleciden* **41**, 8.  
 — bei *Troglodytella* **41**, 8.  
**Membranverdickung** bei *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ **47**, 344.  
**Membranverkiezelung** bei *Meringosphaera* **36**, 198.  
**Menoidium acutissimum** PLAYFAIR **50**, 505.  
 — *distractum* WERMEL **48**, 206.  
 — *falcatum* ZACH, var. *minor* SKVORTZOW **48**, 183.  
 — *gracile* PLAYFAIR **50**, 507.  
 — *inflatum* PLAYFAIR **50**, 504.  
 — *pellucidum* PERTY **48**, 183.  
**Menoidium pseudomermis** nov. comb. PASCHER (*Euglena pseudomermis* PÉNARD) **50**, 505.  
 — *Schewiakoffi* SKVORTZOW **48**, 183.  
 — *semilunaris* WERMEL **48**, 206.  
 — — var. *regularis* WERMEL **48**, 206.  
 — *tortosum* STOKES **48**, 183.  
 — *tremulum* SKVORTZOW **48**, 183.  
**Menospora polyacantha** LÉG. (aus *Agrion puella* L. (larva), Bewegung **27**, 262.  
**Meringosphaera henseni** SCHILLER **36**, 204.  
 — *trisetia* SCHILLER **36**, 205.  
**Merismopedia convoluta** BRÉB. f. *minor* WILLE **50**, 100.  
 — *elegans* A. BRAUN var. *maior* P. M. SMITH **50**, 100.  
 — *hyalinum* RG. f. *salina* WILLE **50**, 100.  
 — *insignis* SCHKORBATOW **50**, 100.  
**Merocystis kathae** DAKIN **23**, 145.  
 — — Technik für cytologische Untersuchung **23**, 146.  
**Merogamie** bei *Diffugia lobostoma* **37**, 130.  
**Merotomie** von *Amoeba proteus* **25**, 344.  
 — von Gregarinen **29**, 1.  
 — von *Stentor* **31**, 57.  
**Merozoiten** bei *Amoeba aquatilis* **29**, 237.  
 — von *Eimeria pfeifferi* **44**, 73.  
 — von *Isospora lieberkühni* **47**, 104.  
**Mesodinium acarus** STEIN, Spiralbewegung **50**, 269.  
 — *pulex* C. et L., Hüllcirren **41**, 351.  
 — — Morphologie **41**, 349.  
 — — Saugtentakel **41**, 351.  
 — — Schwimmcilien **41**, 350.  
 — — Spiralbewegung **50**, 269.  
**Mesomitose** **29**, 349.  
**Metachromatische Körner** bei *Bacillus mitochondrialis* ALEXEIEFF **49**, 399.  
 — — der Diatomeen **49**, 423.  
 — — bei *Paraspirillum vej dovskii* **24**, 104.  
 — — bei *Prowazekia asiatica* **22**, 376.  
**Metacineta mystacina** (EHRENBERG) **34**, 283.  
**Metadinium medium** AWERINZEW et MUTAFOWA **33**, 115.  
**Methylblau-Eosinfärbung** für Amöben (Kernteilungsfiguren und Centrosomen) **49**, 10.  
**Methylgrün-Fuchsin-Orangefärbung** für Protozoen **43**, 290.  
**Metopides contorta** QUENN., Spiralbewegung **50**, 268.  
**Metopus sigmoides** O. F. MÜLLER, Spiralbewegung **50**, 268.  
**Microamöben** von *Diffugia lobostoma* **37**, 94.  
**Microchaeta calotrichoides** HAUSG. (?) komplementäre chromatische Adaptation **44**, 19.

- Microchaeta tenera** THUR (?), komplemen-  
täre chromatische Adaptation **44**, 18.
- Microchemie** von *Cristipira veneris* **24**,  
27.
- Microchromosomen** der Opaliniden  
(Ref.) **49**, 143.
- Micrococcen**, parasitische, von *Limax*-  
Amöben **26**, 436.
- Micrococcus ochraceus**, Kerne **33**, 272.  
— sp. als Parasit von *Löschia hartmanni*  
MACKINNON **32**, 272.
- Microcystis aeruginosa** Ktz. var. *maior*  
(WITTR.) G. M. SMITH **50**, 97.  
— *elabens* (MENEGH.) Ktz. var. *maior*  
BACHMANN **50**, 97.  
— *pseudofilamentosa* CROW. **50**, 98.  
— *protocystis* CROW. **50**, 97.  
— *pulverea* (WOOD) MIKULA var. *incerta*  
(LEMM.) CROW. (= *Microcystis incerta*  
LEMM.) **50**, 98.  
— — — — — (= *Microcystis incerta*  
LEMM.) forma *elongata* CROW. **50**, 98.
- Microformen** von *Stentor coerulens* **45**,  
374.
- Microgameten** von *Eimeria pfeifferi*  
**44**, 73.  
— von *Isospora lieberkühni* **47**, 106.  
— von *Opalina ranarum* **44**, 330.  
— von *Ophrydium versatile* **36**, 68.  
— von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA  
**50**, 164.
- Microgametenbildung** von *Karyolysus*  
**42**, 206.
- Microgametocyten** von *Eimeria Arloingi*  
**42**, 394.  
— von *Isospora lieberkühni* **47**, 104.
- Micronucleus** bei *Diplocystis schneideri*  
KUNSTLER (Ref.) **42**, 442.  
— von *Gregarina blattarum* **40**, 81.  
— Lagebeziehungen zum Macronucleus bei  
*Ophryoscoleciden* **50**, 303.  
— von *Opalina* **44**, 301.  
— von *Stylonychia mytilus* (in der Cyste)  
**47**, 95.  
— von *Troglodytella* **41**, 22.  
— von *Vorticella microstoma* **47**, 68.
- Micronucleusentstehung** bei *Ichthyop-  
hthirus multifiliis* **21**, 78.
- Micronucleuslose Conjuganten** von  
*Cycloposthium bipalmatum* **50**, 389.
- Micropyle** von *Eimeria Arloingi* **42**,  
385.
- Microsporidien**, cytologische Technik  
**49**, 148.  
— Mitose **49**, 156.
- Microtaeniella clymenellae** CALK., Ver-  
wandtschaftsbeziehungen **37**, 6.
- Microthorax sulcatus** ENGELM., Spiral-  
bewegung **50**, 272.
- Miliolina agglutinans** d'ORB. **25**, 216.  
— *anguina* TERQUEM **25**, 214.  
— *annectens* SCHLUMBERGER **25**, 216.  
— *Berthelotiana* d'ORB. **25**, 217  
— *bicornis* WALKER et JACOB **25**, 218.  
— *bosciana* d'ORB. **25**, 224.  
— *bradyi* MILLETT **25**, 230.  
— *circularis* BORNEMANN **25**, 230.  
— *compressa* WIESNER **25**, 232.  
— *contorta* d'ORB. **25**, 215.  
— *costata* d'ORB. **25**, 214.  
— *depressa* d'ORB. **25**, 221.  
— *dilatata* d'ORB. **25**, 231.  
— *disciformis* WILLIAMSON **25**, 233.  
— *disparilis* d'ORB. **25**, 216.  
— *fusca* BRADY **25**, 214.  
— *grata* TERQUEM **25**, 231.  
— *gualtieriana* d'ORB. **25**, 226.  
— *Hauerina* d'ORB. **25**, 214.  
— *inconstans* TERQUEM **25**, 221.  
— *inflata* d'ORB. **25**, 226.  
— *intricata* TERQUEM **25**, 221.  
— *irregularis* d'ORB. **25**, 217.  
— *labiosa* d'ORB. **25**, 230.  
— *laevigata* d'ORB. **25**, 224.  
— *Mileti* WIESNER (= *Miliolina bosciana*  
d'ORB.) **25**, 220.  
— — — var. *carinata* **25**, 220.  
— *oblonga* MONTAGU **25**, 228.  
— *ovula* TERQUEM **25**, 215.  
— *peregrina* d'ORB. **25**, 233.  
— — — var. *striata* WIESNER **25**, 233.  
— *planciana* d'ORB. **25**, 225.  
— *pauperata* d'ORB. **25**, 227.  
— *pulchella* d'ORB. **25**, 221.  
— *pygmaea* REUSS **25**, 224.  
— *reticulata* d'ORB. **25**, 219.  
— *rhodiensis* WIESNER (= *Quinqueloculina*  
*seminula* TERQUEM) **25**, 231.  
— *rotunda* d'ORB. **25**, 225.  
— *rugosa* d'ORB. **25**, 215.  
— *seminulum* LINNÉ **25**, 231.  
— *sinuosa* TERQUEM **25**, 232.  
— *subrotunda* MONTAGU **25**, 229.  
— *triangularis* d'ORB. **25**, 232.  
— *tricarinata* d'ORB. **25**, 228.  
— *trigomula* LAMARCK **25**, 227.  
— *undulata* d'ORB. **25**, 218.  
— *valvularis* REUSS **25**, 230.
- Miliolinen**, adriatische, Systematik **25**,  
201.
- Miracella ovulum** BORGERT, Fremdkörper-  
skelett **23**, 135.
- Mitochondrien**<sup>1)</sup>, Allgemeines **21**, 186.  
— bei Amöben **34**, 45.  
— von *Bacillus flexilis* DOBELL **49**, 425.  
— bei *Bacillus mitrochondrialis* ALEXEIEFF  
**49**, 400.  
— von *Blastocystis enterocola* **49**, 417.

1) Siehe auch bei: „Chondriosomen“ und „Sphäroplasten“.

- Mitochondrien** bei *Chlamydomonas* **49**, 422.  
 — von *Glaucoma piriformis* **21**, 207.  
 — von *Opercularia racemosa* **21**, 207.  
 — bei *Polytoma uvella* **49**, 422.  
 — von *Pseudospirillum coprocola* ALEXEIEFF **50**, 29.  
 — von *Urostyla grandis* **21**, 207.  
**Mitose**, Allgemeines **21**, 201.  
 — von *Amoeba proteus* **50**, 124.  
 — von *Chlamydomorphys grata* **37**, 75.  
 — bei Haplosporidien **33**, 56.  
 — bei *Klossia vitrina* **23**, 67.  
 — bei Microsporidien **49**, 156.  
 — bei Protozoen, Allgemeines **25**, 128.  
 — System der **29**, 344.  
**Modifikationen** bei *Babesia* **50**, 477.  
 — bei *Paramaecium* **43**, 32.  
**Molisch**, Nährlösung nach, für *Eudorina elegans* **43**, 241.  
**Molluscum contagiosum** **21**, 213.  
 — Technik für Untersuchung **21**, 215.  
**Monas**, Mucosomen **49**, 421.  
 — communis LIEBETANZ **32**, 122.  
 — guttula EHRENBURG, Gewöhnung an Seewasser **44**, 239.  
 — — — Morphologie **32**, 25.  
 — microspora GICKLHORN, Morphologie **41**, 242.  
 — vivipara STEIN **28**, 351.  
 — vulgaris, Cysten **48**, 188.  
**Monocercomonas cetoniae** JOLLOS **23**, 311.  
 — orthopterorum **36**, 242.  
**Monocystideen**, cytologische Technik **48**, 10.  
 — geographische Verbreitung **48**, 88.  
 — präcystaler Geschlechtsdimorphismus **48**, 111.  
 — Technik für die Bestimmung **48**, 12.  
 — Verbreitung in Oligochäten **48**, 90.  
**Monocystis**, Systematik **48**, 81.  
 — acuta BERLIN **48**, 27.  
 — agilis s. str. STEIN **48**, 18.  
 — Cytologie (Ref.) **42**, 444.  
 — arcuata BOLDT **48**, 33.  
 — Carlgrenii BERLIN **48**, 61.  
 — — — „Haarbüschel“ **48**, 62.  
 — — — sexuelle Differenzierung der Syzygiten **48**, 63.  
 — caudata BERLIN **48**, 14.  
 — — — Entwicklung **48**, 99.  
 — — — sexuelle Differenzierung der Syzygiten **48**, 102.  
 — densa BERLIN **48**, 15.  
 — — — sexuelle Differenzierung der Syzygiten **48**, 15.  
 — Elmassiani HESSE **48**, 66.  
 — encytraei KÖLL. (aus *Encytraeus albidus*), Bewegung **27**, 262.  
**Monocystis foliacea** (aus *Polygordius ponticus* SAL.), Bewegung **27**, 262.  
 — herculea BOSAUQUET **48**, 66.  
 — Hessei BERLIN **48**, 35.  
 — humbrici HENLE **48**, 39.  
 — — Härchenbesatz **48**, 45.  
 — — sexuelle Differenzierung der Syzygiten **48**, 47.  
 — minima KONSULOFF **36**, 354.  
 — naidis H. v. VOSS **42**, 176.  
 — — amöboide Form **44**, 215.  
 — — Morphologie **44**, 214.  
 — oblonga BERLIN **48**, 66.  
 — pareudrili COGNETTI DE MARTIS **23**, 216.  
 — polymorpha BERLIN **48**, 58.  
 — — — „Haare“ **48**, 58.  
 — rostrata MÜLSOW, Entwicklungsgeschichte **22**, 20.  
 — — Technik für cytologische Untersuchung **22**, 23.  
 — securiformis BERLIN **48**, 16.  
 — — sexuelle Differenzierung der Syzygiten **48**, 17.  
 — suecica BERLIN **48**, 53.  
 — thamnodrili COGNETTI DE MARTIS **23**, 240.  
 — tubiformis BERLIN **48**, 60.  
 — turbo HESSE var. suecica BERLIN **48**, 16.  
 — ventrosa BERLIN **48**, 22.  
 — — Befruchtung **48**, 109.  
 — — Entwicklung **48**, 103.  
 — — Kernteilung **48**, 107.  
 — — sexueller Dimorphismus der Syzygiten **48**, 105.  
 — — Sporenbildung **48**, 110.  
 — vivax BERLIN **48**, 60.  
 — Wallengrenii BERLIN **48**, 53.  
 — — — Härchenbesatz **48**, 53.  
**Monomastix opisthostigma** SCHERFFEL **27**, 94.  
**Monopanamitose** **29**, 351.  
**Monosporella unicuspidata** (Parasit von *Dasyhelea obscura*), (Ref.) **45**, 152.  
**Montaguites**, systematische Stellung **49**, 258.  
**Morphe** der Protozoen **31**, 47.  
**Mucoid** bei *Bacillus mitochondrialis* ALEXEIEFF **49**, 415.  
**Mucosomen** bei *Bacillus mitochondrialis* ALEXEIEFF **49**, 415.  
 — bei *Chlamydomonas* **49**, 422.  
 — bei *Monas* **49**, 421.  
 — bei *Polytoma uvella* **49**, 422.  
**Mougeotia** spec., Kernteilung und Pyrenoidvermehrung **45**, 153.  
**Mukogenkörner** bei *Euglena viridis* **49**, 423.  
 — bei *Eutreptia viridis* **49**, 423.  
**Multiple Kernteilung** bei *Chlamydomorphys grata* **37**, 78.

**Multiple Kernteilung** bei Coccidien 42, 226.

- bei *Eimeria pfeifferi* 44, 73.
- bei *Eimeria stiedae* 28, 19.
- bei *Ichthyosporidium giganteum* 33, 61.
- **Mitosen** von *Vahlkampfia* sp. Nr. I (WHERRY) 31, 88.
- **Teilung** von *Amoeba Hertwigi* IVANIC 50, 114.
- von *Amoeba verrucosa* EHRENBERG 50, 117.
- von *Entamoeba coli* 24, 185.
- bei *Henneguya gigantea* 22, 151.
- bei *Orcheocystis lacertae* 36, 320.
- von *Spirochaeta fulgurans* 26, 131.
- von *Spirochaeta plicatilis* 24, 16.
- von *Spirulina versicolor* 26, 194.
- **Vermehrung** von *Diffugia lobostoma* 37, 96.

**Mundfeld** von *Paramaecium* 50, 241.**Mutationen** bei *Babesia* 50, 477.

- bei Bakterien 43, 199.
- bei *Colpidium colpoda* 36, 79.
- bei *Paramaecium* 43, 123.
- Mycetocyten** von *Aleurodes* 39, 43.
- bei Anobiiden 43, 321.
- bei *Ernobius abietis* 42, 323.
- bei *Drepanosiphum* 26, 38.
- bei *Sitodrepa panicea* 42, 322.

**Mycetome** bei *Acanthia lectularia* 46, 226.

- von *Liponyssus saurorum* 45, 97.
- bei *Placobdella catenigera* 45, 109.

**Mycetomentwicklung** von *Pseudococcus citri* 31, 308.**Myoneme** der Gregarinen 27, 263; 43, 368.**Myriospora trophoniae** LERMANTOFF, Zeugungskreis 32, 205.**Myxidium Lieberkühni**, Chromosomenzahlen 45, 332.

- cytologische Technik 45, 289.
- Kernbau 45, 290.
- Kernteilung 45, 309.
- *rhomboideum* SCHUURMANS STEKHOVEN 41, 326.
- sp. aus *Cottus scorpius*, Sporenbildung 23, 199.

**Myxobakterien**, Allgemeines 50, 67.

- Monographie (Ref.) 50, 511.
- verwandtschaftliche Beziehungen der (Ref.) 50, 515.

**Myxobolus**, Übersicht der Arten 41, 330.

- *aeglefini* AUERB. 22, 162.
- Diagnose 41, 336.
- *anurus* COHN, Diagnose 41, 336.
- *balleri* REUSS, Diagnose 41, 337.
- *brachycystis* GURLEY, Diagnose 41, 338.
- *brauae* REUSS, Diagnose 41, 337.
- *carassii* GURLEY, Diagnose 41, 339.
- *cerebralis* HOFER, Diagnose 41, 339.
- *cordis* KEYSSELITZ, Diagnose 41, 337.

**Myxobolus cycloides** GURLEY, Diagnose 41, 335.

- *cyprini* DOFLEIN, Diagnose 41, 336.
- *cyprinicola* REUSS, Diagnose 41, 337.
- *destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN, Diagnose 41, 338.
- Chromosomenzahlen 45, 332.
- Entwicklungskreis 41, 251.
- pathologische Wirkung 41, 297.
- *dispar* THÉL., Diagnose 41, 333.
- *ellipsoides* THÉL., Diagnose 41, 333.
- *exiguus* (THÉL. (PARIS)), Diagnose 41, 334.
- *fuhrmanni* AUERBACH, Diagnose 41, 332.
- *funduli* HAHN, Diagnose 41, 338.
- *gigas* AUERBACH, Diagnose 41, 336.
- *globosus* GURLEY, Diagnose 41, 335.
- *inaequalis* GURLEY, Diagnose 41, 333.
- *kolenskivii* GURLEY, Diagnose 41, 339.
- *lintoni* GURLEY, Diagnose 41, 335.
- *macrocapsulare* REUSS, Diagnose 41, 337.
- *magnus* AWERINZEW, Diagnose 41, 339.
- *merlucii*, PEMGIA, Diagnose 41, 335.
- *minutus* NEMECZEK 22, 160.
- — — Diagnose 41, 338.
- *mülleri* BÜTSCHLI, Diagnose 41, 334.
- *multiplicata* REUSS, Diagnose 41, 337.
- *musculi* KEYSSELITZ, Diagnose 41, 337.
- *neurobius* SCEUB. et SCHRÖDER, Diagnose 41, 336.
- *nodularis* SOUTHWELL et PRASHAD, Diagnose 41, 338.
- *obesus* GURLEY, Diagnose 41, 335.
- *oblongus* GURLEY, Diagnose 41, 335.
- *oculi leucisci* TROJAN, Diagnose 41, 332.
- *oviformis* THÉL., Diagnose 41, 334.
- *permagnus* WEGENER, Diagnose 41, 338.
- *physophilus* REUSS, Diagnose 41, 337.
- *Pfeifferi* THÉLOHAN, Chromosomenzahlen 45, 332.
- Diagnose 41, 335.
- *pixiformis* THÉLOHAN, Diagnose 41, 332.
- *rasbora* SOUTHWELL, Diagnose 41, 338.
- *rohatae* SOUTHWELL et PRASHAD, Chromosomenzahlen 45, 332.
- Diagnose 41, 332.
- *rotundus* NEMECZEK 22, 157.
- — — Diagnose 41, 338.
- *sandrae* REUSS, Diagnose 41, 337.
- *scardinii* REUSS, Diagnose 41, 337.
- *seni* SOUTHWELL et PRASHAD, Diagnose 41, 332.
- *sphaeralis* GURLEY, Diagnose 41, 336.
- *squamae* KEYSSELITZ, Diagnose 41, 337.
- *swellengrebeli* SCHUURMANS STEKHOVEN 40, 32.
- Chromosomenzahlen 45, 332.
- Diagnose 41, 332.
- *toyamai* KUDO, Diagnose 41, 332.
- *transovalis* GURLEY, Diagnose 41, 335.

**Myxobolus unicusulatus** GURLEY, Diagnose **41**, 332.  
 — *volgense* REUSS, Diagnose **41**, 337.  
 — spec. LIEBERK., Diagnose **41**, 339.  
 — sp. J. MÜLLER, Diagnose **41**, 339.  
**Myxobolusarten** aus *Scardinius erythrophthalmus* **41**, 256.  
**Myxochrysis** PASCHER **38**, 31.  
 — *paradoxa* PASCHER **37**, 32.  
**Myxomyceten**, Altern bei **43**, 264.  
*Myxosoma lobatum* NEMECZEK **22**, 161.  
**Myxosporidien**, Copulation der Pan-sporoplasten **41**, 283.

**Nachvergoldung** für Totalpräparate von *Lagenophrys* **29**, 41.  
 — von *Trypanosoma rotatorium* **29**, 250.  
**Nadsonia** (*Guilliermondia*) *fulvescens*, Befruchtung **28**, 54.  
**Naegleria**-Arten in Kultur aus Pferdekot **48**, 321.  
 — *bistadiaks* in Kultur aus Pferdekot **48**, 322, 327.  
 — *gruberi*, Kernteilung und Geißelbildung (Ref.) **44**, 267.  
 — *punctata* DANGEARD in Kultur aus Pferdekot **48**, 333.  
**Nahrung** von *Blepharisma undulans* **48**, 276.  
**Nahrungsaufnahme**<sup>1)</sup> von *Acanthocystis aculeata* **48**, 446.  
 — bei *Actinophrys oculata* **36**, 59.  
 — bei *Amoeba proteus* **25**, 329.  
 — von *Colloidietyon tricoloratum* **43**, 448.  
 — von *Difaemus tunensis* **34**, 10.  
 — von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 19.  
 — (durch Invagination) bei *Amoeba sphaeroneucleolus* **47**, 404.  
 — (durch Invagination) bei *Amoeba terricola* **47**, 404.  
 — bei *Ochromonas fragilis* DOFLEIN **46**, 288.  
 — von *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 153.  
 — von *Paramaecium caudatum* EHRENBURG **49**, 179.  
 — bei *Podophrya collini* ROOT **35**, 181.  
 — von *Salpingoeca* **32**, 47.  
 — von *Tocophrya quadripartita* **21**, 126.  
 — von *Vampyrellidium vagans* **29**, 393.  
**Nahrungsmangel**, Einfluß auf die Encystierung von *Vorticella microstoma* **47**, 74.  
**Nahrungsvakuole** von *Amoeba proteus* **38**, 289.  
**Nahrungsvakuolen**, Bildung der bei *Paramaecium caudatum* **49**, 196.  
**Nahrungswahl** bei *Actinosphaerium* **49**, 182.

**Myxosporidien**, Entstehung der Pan-sporoblasten, Allgemeines **50**, 186.  
 — Kernbau, Allgemeines **45**, 275.  
 — Kernteilung, Allgemeines **45**, 276.  
 — multiplikative und propagative Entwicklung **41**, 249.  
 — Sexualität **40**, 27.  
 — Sporenbildung, Allgemeines **40**, 135.  
 — des Stichlings **41**, 321.  
 — Systematik (Ref.) **44**, 268.  
 — systematische Stellung **40**, 63.  
 — Technik zur Untersuchung **22**, 144.

**Nahrungswahl** bei *Amoeba Blochmanni* **49**, 183.  
 — bei *Amoeba proteus* **49**, 182.  
 — bei *Didinium nasutum* **49**, 181.  
 — bei *Diffugia* **49**, 182.  
 — der Infusorien **34**, 60.  
 — bei *Orbitolites* **49**, 182.  
 — bei *Paramaecium caudatum* **49**, 180.  
 — bei Protozoen **35**, 187.  
 — bei *Trichosphaerium Sieboldi* **49**, 181.  
 — bei *Vampyrella spirogyrae* **49**, 183.  
*Nassula ambigua* STEIN, Spiralbewegung **50**, 266.  
 — *lateritia* C. et L., Spiralbewegung **50**, 266.  
 — *ornata* EHRENBURG, Spiralbewegung **50**, 266.  
 — *rubens* C. et L., Spiralbewegung **50**, 266.  
**Natriumchlorid**, Wirkung auf das Plasma von *Opalina ranarum* **46**, 187.  
**Natriumsilikat**, Wirkung auf die Skelettbildung von *Acanthocystis* **48**, 441.  
**N-Chlorose** der Schizophyzeen **44**, 39.  
*Nebela collaris* EHRENBURG, Morphologie und Entwicklung **31**, 286.  
**Nebenkörper** von *Ceratium tripos* **48**, 308.  
 — bei *Spirogyra setiformis* **45**, 163.  
**Nematocystis**, Systematisches **48**, 83.  
 — *anguillula* var. *gracilis* BERLIN **48**, 67.  
 — *magna* SCHMIDT **48**, 67.  
 — *vermicularis* HESSE **48**, 68.  
*Nematopsis temporariae* NÖLLER **41**, 173.  
*Neoaetionomyxum globosum* GR., Entwicklungsgeschichte **50**, 156.  
**Nesselkapseln** von *Epistylis umbellaria* **32**, 367.  
 — von *Polykrikos schwartzi* BÜTSCHLI (Ref.) **42**, 440.  
**Netzkörper** bei *Lymphocystis* **38**, 173.  
**Netzschicht** in dem Ektoplasma von *Monocystis naidis* **44**, 215.  
**Neutrales Fett** bei *Anthomyces Reukaufii* **48**, 221.

1) Siehe auch bei: „Ernährung“.

- Neutralfette** bei *Paramaecium caudatum* **44**, 385.
- Neuromotor apparatus** von *Euplotes patella* (Ref.) **44**, 279.
- Neuromotorsystem** bei *Chilomastix mesnili* (Ref.) **44**, 269.  
— Kritik des **43**, 441.
- Nicollella clenodactyli** CHATTON et PÉARD, Morphologie (Ref.) **44**, 281.
- Niederschlagsmembran** der kontraktilen Vakuole bei *Colpidium colpoda* **36**, 73.
- Nina gracilis** GREBH. (aus *Scolopendra cingulata*), Bewegung **27**, 262.  
— Merotomie **29**, 2.
- Noctiluca miliaris** SURIRAY, Erforschungsgeschichte **42**, 422.  
— — Kernteilung **21**, 197.  
— — Kultur **42**, 42, 45.  
— — Morphologie und Physiologie **42**, 1.  
— — systematische Stellung (Ref.) **39**, 193; **49**, 141.  
— — vergleichende Morphologie **42**, 431.  
— — verwandtschaftliche Beziehung zu den Dinoflagellaten **42**, 431.  
— — Vitalfärbung **39**, 156.  
— *scintillans* (synonym mit *Noctiluca miliaris*) (Ref.) **49**, 141.
- Nomenklatur** von *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI **31**, 337.  
— der Spirochäten **29**, 289.  
— der Trypanosomiden **31**, 18.
- Nosema branchiale** NEMECZEK **22**, 164.  
— *marionis* THÉL. **40**, 142.  
— *pulicis* NÖLLER **34**, 310.  
— (*Glugea*) *simulii* LUTZ et SPLENDORE 1908 aus *Simulium ochranum* **41**, 186.  
— — — — aus *Simulium venustum* **41**, 186.
- Nostoc muscorum** KG., Cytologie **41**, 86.  
— *punctiforme* **38**, 126.
- Nostoc punctiforme** (aus *Gunnera* und *Cycas*), Kultur **38**, 127.  
— spec., komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.
- Nostocaceen**, Bewegung der (Ref.) **39**, 300.
- Notonecta glauca**, Symbionten **47**, 367.
- Notosolenus orbicularis** STOKES **48**, 186.  
— *pentagonus* PLAYFAIR **50**, 510.  
— *sinuatus* STOKES **48**, 186.
- Nubecularia divaricata** BRADY **25**, 205.  
— *lucifuga* DEFRANCE **25**, 206.  
— *tibia* JONES et PARKER **25**, 205.
- Nubecularien**, adriatische, Systematik **25**, 201.
- Nuclealreaktion**, Technik zur Ausführung **48**, 511.  
— Verhalten der Kerne der Trypanosomen **48**, 509.
- Nuclein**, Allgemeines **41**, 76.
- Nucleolarfäden** von *Actinosphaerium* **46**, 53.
- Nucleolarsubstanz** von *Actinophrys sol* **46**, 45.
- Nucleolen** von *Amoeba Gjorgjevici* IVANIC **50**, 122.  
— von *Ceratium tripos* **48**, 308.  
— der Cyanophyzeen **41**, 106.  
— von *Noctiluca miliaris* **39**, 166.  
— von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ **47**, 327.  
— bei *Thalassicolla* **30**, 73.  
— von *Vorticella microstoma* **47**, 66.
- Nucleolocentrosom** von *Astasia levis* BÉLAŘ **36**, 25.
- Nucleoproteide**, Allgemeines **41**, 79.  
— Fehlen der bei *Eimeria gadi* **31**, 124.
- Nyctotherus cordiformis**, Gewöhnung an Süßwasser **44**, 242.  
— *piscicola* (DADAY) **29**, 364.
- Ochromonas granularis** DOFLEIN, cytologische Technik **44**, 178.  
— — — Kultur **44**, 162.  
— *hinterzartensis* DOFLEIN **46**, 306.  
— *mutabilis* KLEBS **46**, 306.  
— *nana* DOFLEIN **46**, 307.  
— *ovalis* DOFLEIN **46**, 305.  
— *perlata* DOFLEIN **46**, 302.  
— *pigmentata* DOFLEIN **46**, 297.  
— *silvarum* DOFLEIN **46**, 307.  
— *simplex* PASCHER **46**, 306.  
— *sociata* PASCHER **25**, 191.  
— *stellaris* DOFLEIN **46**, 299.  
— *vagans* DOFLEIN **46**, 298.  
— *vallesiacea* **48**, 492.  
— *vasocystis* DOFLEIN **46**, 298.  
— WYSSOTZKI, Allgemeines **46**, 285.
- Oberflächenpanzer** von *Troglodytella* **41**, 18.
- Oberflächenspannung**, formbestimmende Rolle **31**, 51.
- Ochromonas aspera** PLAYFAIR **50**, 489.  
— *chromata* MEYER **46**, 308.  
— *crenata*, Morphologie und Encystierung **46**, 291.  
— *cylindracea* PLAYFAIR (*Chromulina cylindracea* nov. com. PASCHER), Morphologie **50**, 489.  
— *elegans* DOFLEIN **46**, 302.  
— *fragilis* DOFLEIN **46**, 286.  
— — Cystenbildung **46**, 289.  
— *gracilis* DOFLEIN **46**, 307.  
— *granularis* DOFLEIN, Cytologie und biologisches **44**, 151.

- Ochromonas** sp., Kernteilung **27**, 324.  
 — rhizopodiales Stadium **38**, 20.  
 — Sporenbildung **48**, 202.  
**Octomitus intestinalis truttae** **40**, 253.  
 — Kulturversuche **40**, 265.  
 — *periplanetae* BÉLAŘ **36**, 254.  
 — *Octosporea monospora* CHATTON et KREMPF **35**, 127.  
**Oicomonas termo** KENT, in Moortümpeln **48**, 212.  
**Ökologie** der Trichomonaden **33**, 128.  
**Öl** von *Strombidium mucotectum* BUSCH **50**, 135.  
**Olpidium amoebae** MATTES (Wirt: *Amoeba sphaeronucleolus*) **47**, 419.  
**Onychapsis aculeata** MANSFELD, Morphologie **46**, 136.  
 — *steini* v. BUDDENBROCK, Morphologie **41**, 362.  
**Oncobyrsa sarcinoides** (WISL.) ELENKIN **50**, 98.  
 — var. *fulvo-cubia* ELENKIN **50**, 99.  
 — f. *fusca* ELENKIN **50**, 99.  
 — var. *irregulariter-consociata* ELENKIN **50**, 99.  
 — f. *palladia* ELENKIN **50**, 99.  
 — var. *sparsa* ELENKIN **50**, 99.  
**Ontogenese** bei *Podophrya collini* ROOT **35**, 176.  
**Oocysten** von *Eimeria Arloingi* **42**, 384.  
 — von *Eimeria pfeifferi* **44**, 76.  
 — des Hühnercoccids (*Eimeria tenella*) **44**, 79.  
**Ookinete** von *Theileria parva* **21**, 161.  
**Oospora saccardiana** AM. BERLESE **26**, 94.  
**Opalblau grl.** für Ausstrichpräparate von Protozoen nach BRESSLAU **43**, 469.  
**Opalina** (Ref.) **49**, 142.  
 — Chromidienbildung **44**, 301.  
 — cytologische Technik **44**, 287.  
 — Ernährung **44**, 310.  
 — Exkretion **44**, 312.  
 — flüssige Exkretstoffe **44**, 258.  
 — Geotaxis **44**, 315.  
 — Kultur **44**, 288.  
 — Macronuclei **44**, 304.  
 — Reizphysiologie **44**, 314.  
 — *dimidiata*, Abnormitäten **44**, 293.  
 — Bewegung **44**, 301.  
 — Cystenbildung **44**, 319.  
 — Dauercysten **44**, 319.  
 — *intestinalis* EHRBG., Bewegung **44**, 301.  
 — Kernteilung **29**, 350.  
 — *ranarum* PURK., Beeinflussung des Plasmas durch Salze **46**, 166.  
 — Bewegungen **44**, 300.  
 — Copulation **44**, 331.  
 — Cystozygoten **44**, 332.  
 — Dauercysten **44**, 321.  
 — Exkretionskanäle **44**, 313.  
**Opalina ranarum** PURK., Gametenbildung **44**, 327.  
 — Gewöhnung an Süßwasser **44**, 242.  
 — Infektionscysten **44**, 323.  
 — Plasmastruktur **46**, 189.  
 — Plasmolyse **46**, 171.  
 — Regeneration **47**, 164.  
 — Spiralbewegung **50**, 268.  
 — Stützfibrillen **44**, 299.  
 — Technik für osmotische Versuche **46**, 170.  
 — *zelleri* NERESHEIMER, Cytologie **44**, 291.  
**Opalinen**, systematische Stellung **44**, 335.  
**Opaliniden**, Monographie (Ref.) **49**, 142.  
**Opercularia coarctata**, Struktur des Macronucleus **26**, 420.  
 — *nutans* EHRBG., Cytostom **49**, 176.  
 — Spiralbewegung **50**, 270.  
 — *racemosa*, Mitochondrien **21**, 207.  
**Ophrydium versatile**, Conjugation **36**, 67.  
**Ophryoglena acuminata** EHRBG., Spiralbewegung **50**, 267.  
**Ophryoscoleciden**, Befruchtung der, Allgemeines **50**, 408.  
 — Chromosomen **50**, 333.  
 — Conjugationsepidemien **50**, 402.  
 — Cuticula **50**, 288.  
 — Konjugation **50**, 283.  
 — Lebenszyklus **50**, 380.  
 — aus Menschenaffen **41**, 6.  
 — Rassenbildung **50**, 391.  
 — Reifungsteilungen (des Micronucleus) **50**, 407.  
 — Symbiose **41**, 26.  
 — Wachstumsperioden **50**, 380.  
**Ophryoscolex fasciculus** AWERINZEW et MUTAFOWA **33**, 113.  
 — *intermixtus* AWERINZEW et MUTAFOWA **33**, 112.  
 — *labiatus* AWERINZEW et MUTAFOWA **33**, 114.  
 — *purkynjei* **32**, 149.  
**Opisthotrichum janus** DOGIEL, Conjugation **50**, 286.  
 — Heterogamie **50**, 320.  
**Orbitolites**, Nahrungswahl **49**, 182.  
**Orcheocystis lacertae** TRINCI **36**, 311.  
**Orthoamitose** bei *Bodo edax* **35**, 249.  
 — bei *Prowazekia josephi* BÉLAŘ **41**, 313.  
**Ortsbewegung**, sekretorische, Theorie der **42**, 99.  
**Oscillarien**, Aberration **42**, 125.  
 — Bewegung **24**, 44.  
 — Gallertscheide **42**, 134.  
 — Pendelbewegung **42**, 122.  
 — Reizphysiologie **42**, 148.

**Oscillarien**, Rotation **42**, 116.

— saprophytische aus dem Darm des Meerschweinchens **43**, 484.

**Oscillatoria amoena** KG., komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.

— *amphibia* AG., komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.

— *brevis* KG., komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.

— *curviceps*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.

— *formosa*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.

— *froehlichii* KG., Cytologie **41**, 86.

— *limosa*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.

— (*limosa* ?), Kultur in phosphorfreier Nährlösung **24**, 40.

— *Volutin* **24**, 40.

— *sancta*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 22.

— *tenuis* AG., komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.

**Osmotische Ernährung** von *Colpidium colpoda* **49**, 115.

— von *Paramaecium* **49**, 115.

**Osmotischer Druck**, Einfluß auf die Geißelbildung von *Hyperamoeba flagellata* ALEXEIEFF **50**, 46.

— Wirkung auf die Excystierung von *Actinophrys sol* **48**, 414.

**Osmotisches Verhalten** von *Colpidium colpoda* **41**, 46.

— von *Paramaecium caudatum* **41**, 46.

**Ösophagus** von *Paramaecium caudatum* **49**, 167.

**Ovulezithin**, Farbreaktionen **31**, 59.

**Oxychromatin**, Allgemeines **41**, 79.

**Oxydationsfermente** des Macronucleus bei *Paramaecium* **44**, 113.

*Oxyrrhis marina* DUJ., Morphologie **32**, 14; **42**, 430.

*Oxytricha bifara* STOKES, Spiralbewegung **50**, 271.

— *fallax* STEIN, Spiralbewegung **50**, 271.

— *ferruginea* STEIN, Spiralbewegung **50**, 271.

— *platystoma* EHRENBERG, Spiralbewegung **50**, 271.

— *saltans* COHN, Spiralbewegung **50**, 271.

— *sardida* ENTZ, Spiralbewegung **50**, 271.

**Pachytänstadium** bei *Actinophrys sol* **46**, 23.

**Pädogamie** von *Actinophrys sol* **46**, 16.

*Palatinella cyrtophora* LAUTERBORN **25**, 168; **38**, 15.

**Palmellastadien** bei Chrysomonaden **25**, 174.

— von *Mallomonas mirabilis* CONRAD **34**, 87.

*Palmellococcus miniatus*, Pigmente (Ref.) **49**, 136.

*Paramaecium hyalinus* HERTWIG et LESSER **43**, 316.

— cytologische Technik **43**, 289.

— Depression **43**, 338.

— Kultur **43**, 288.

**Pansporoblast**, Copulation der bei Myxosporidien **41**, 283.

— von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN **41**, 292.

— der Myxosporidien, Allgemeines und Entstehung **50**, 186.

— von *Sarcocystis*, Entstehung der **35**, 272.

— von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA **50**, 153.

— von *Tetractinomyxon intermedium* IKEDA **25**, 249.

— von *Tractinomyxon magnum* GRANATA **50**, 155.

**Pansporoblastenbildung** bei *Myxobolus swuellengrebeli* SCHUURMANS STEKHOVEN **40**, 44.

**Parabasalapparat** bei *Octomitus intestinalis truttiae* **40**, 263.

— der Trichomonaden **33**, 175.

**Parabasale** von *Bodo lacertae* **43**, 436.

— von *Giardia* **42**, 344.

— von *Giardia caprae* NIESCHULZ **49**, 282.

— Homologie des, mit Mitochondrien **49**, 107.

— von *Lambliia* **42**, 344.

*Paracapsa siderophila* NAUMANN **50**, 100.

**Paraffin-Einbettung** von Protozoen **38**, 285.

**Paraglykogen** bei *Troglodytella* **41**, 21.

**Parallelkonjugation** der Chromosomen bei *Actinophrys sol* **46**, 25.

**Paramaecium**, Aufspaltung des Klones **43**, 182.

— Auslösung der Conjugation **43**, 140.

— cytologische Technik **33**, 2.

— Dauermodifikationen **43**, 35.

— Einfluß der Temperatur auf die Spiralbewegung **50**, 249.

— Gewöhnung an arsenige Säure **43**, 28.

— Gewöhnung an höhere Temperaturen **43**, 35.

— Giftfestigkeit **43**, 38.

— Kernteilung, Conjugation (Ref.) **44**, 277.

— Kombinationen **43**, 157.

— Kultur **43**, 7.

— Kultur in gereinigter Zucht **41**, 43.

— Kultur in sterilen Lösungen **49**, 114.

- Paramaecium**, Modifikationen **43**, 32.  
 — Mundfeld **50**, 241.  
 — Mutationen **43**, 123.  
 — Oxydationsfermente des Macronucleus **44**, 109.  
 — Physiologie der pulsierenden Vakuole **48**, 347.  
 — Reizphysiologisches **27**, 9.  
 — Sauerstoffverbrauch vor und während der Conjugation **44**, 109.  
 — Selektion **43**, 18.  
 — sensible Periode während der Conjugation **43**, 155.  
 — Serumfestigung **43**, 77.  
 — Technik für cytologische Untersuchung **21**, 3; **33**, 2.  
 — Technik zur Messung des Sauerstoffverbrauchs **44**, 100.  
 — Technik für die Untersuchung der pulsierenden Vakuole **48**, 345.  
 — Technik für die Untersuchung der Schwimmbahn **47**, 27.  
 — Teilungsrate **43**, 96.  
 — Temperaturresistenz **43**, 24.  
 — Überkältung **49**, 440.  
 — Umstimmung des Macronucleus **43**, 119.  
 — Variabilität **43**, 18.  
 — Wirkung des Aufenthalts in engen Röhren **27**, 9.  
 — Wirkung von Calcium **43**, 79.  
 — Wirkung von Calciumphosphat **27**, 210.  
 — Wirkung von Harnsäure **27**, 208.  
 — Wirkung der Temperatur **43**, 94.  
 — *aurelia* O. F. MÜLLER, asexuelle Kulturen **21**, 263.  
 — — Cyanochinfärbung **43**, 468.  
 — — Opalblau-Phloxinrhodaminfärbung n. BRESSLAU **43**, 480.  
 — — O. F. MÜLLER, Spiralbewegung **50**, 266.  
 — — Vererbung **43**, 5.  
 — *bursaria* EHREB., Kultur (gereinigt) **49**, 130.  
 — — Placentenentwicklung **36**, 225.  
 — — Spiralbewegung **50**, 266.  
 — *calkinsi* WOODRUFF, Spiralbewegung **50**, 266.  
 — *caudatum* EHRENBURG, Abhängigkeit der Bewegung von der Sauerstoffzufuhr **47**, 44.  
 — — Bakterien als Kernparasiten bei **49**, 210.  
 — — Bedingungen für die Auslösung der Konjugation **26**, 275.  
 — — Bewegung **47**, 25.  
 — — Bildung der Nahrungsvakuolen **49**, 196.  
 — — Cholesterin **44**, 384.  
 — — Cilien **21**, 1.  
 — — kontraktile Vakuole **21**, 1.  
 — — Ectoplasma **21**, 1.
- Paramaecium caudatum** EHRENBURG, „Eisentiere“ (für Geotaxisversuche) **45**, 67.  
 — — Entoplasma **21**, 43.  
 — — Cytopharynx **49**, 166.  
 — — Fette **44**, 383.  
 — — Fettsäure **44**, 384.  
 — — Geotaxis **45**, 1.  
 — — gereinigte Zucht **49**, 130.  
 — — Gewöhnung an Seewasser **44**, 240.  
 — — Glykogen **44**, 377.  
 — — Hungerwirkung **27**, 159.  
 — — Kernplasmarelation **27**, 166.  
 — — Kultur (gereinigt) **49**, 130.  
 — — Lebenduntersuchung **49**, 166.  
 — — „Lernvermögen“ **49**, 192.  
 — — Nahrungsaufnahme **49**, 179.  
 — — Nahrungsauswahl **49**, 180.  
 — — Nahrungsvakuole **21**, 43.  
 — — Neutralfette **44**, 385.  
 — — osmotisches Verhalten **41**, 46.  
 — — Pellicula **21**, 1.  
 — — Physiologie der kontraktilen Vakuole **44**, 240.  
 — — Placentenentwicklung **36**, 219.  
 — — Reservestoffproduktion während der Conjugation **44**, 375.  
 — — Schlundfadenapparat **49**, 172.  
 — — Spiralbewegung **50**, 266.  
 — — Stützstrukturen im Cytostom **49**, 168.  
 — — Technik für Auslösung der Conjugation **26**, 277.  
 — — Technik für Darstellung der Cytostomstrukturen **49**, 165.  
 — — Technik für Fettnachweis **44**, 377.  
 — — Technik für Fettsäurenachweis **44**, 376.  
 — — Technik für Geotaxisversuche **45**, 12, 67.  
 — — Technik für Glykogenbestimmung **44**, 376.  
 — — Trichocysten **21**, 1.  
 — — Ursachen der Conjugation **44**, 388.  
 — — Verdauung **21**, 43.  
 — — Verdauung (Physiologie) **49**, 207.  
 — — Vererbung **43**, 5.  
 — — Vitalfärbung **21**, 44.  
 — — Wiederconjuganten **33**, 1.  
 — — Zentrotaxis **45**, 43.  
 — *marinum* S. R., Spiralbewegung **50**, 266.  
 — *putrinum*, gereinigte Zucht **49**, 130.  
 — — Placentenentwicklung **36**, 227.
- Paramitose** **29**, 349.  
**Paramylum**, Beziehung zum Chromatin bei *Monocystis acuta* **48**, 29.  
**Parapolytoma satura** JAMESON **33**, 21.  
 — — — cytologische Technik **33**, 23.  
 — — — Kultur **33**, 22.
- Parasiten** bei Amöben **25**, 48.  
 — bei *Amoeba minuta* **22**, 211.  
 — von Erdamöben **28**, 118.

- Parasiten** von *Pelomyxa palustris* **33**, 266.  
 — der Strombidien **42**, 371.  
**Paraspirillum vej dovskii** DOBELL, Bewegung **24**, 99.  
 — cytologische Technik **24**, 102.  
 — Kernfrage **49**, 411.  
 — Kernverhältnisse **24**, 101.  
**Parastyl** von *Chilomastix aulastomi* **43**, 441.  
**Paratenomitose** **29**, 350.  
**Parthenogenese** bei *Actinophrys sol* **46**, 73.  
 — Beziehung zur Erbllichkeit bei *Paramaecium* **43**, 182.  
 — bei Infusorien **43**, 262.  
 — bei *Isospora bigemina* **32**, 388.  
 — bei *Paramaecium* **43**, 5.  
 — von *Spirogyra mirabilis* **46**, 159.  
 — Wirkung der auf Dauermodifikationen **43**, 84.  
**Parthenosporenbildung** von *Spirogyra mirabilis* **46**, 158.  
**Partialtod** bei Protisten **43**, 273.  
**Pathogene Wirkung** von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN **41**, 297.  
 — von *Rhytidocystis henneguyi* de BEAUCHAMP **31**, 147.  
 — von *Tetramitus* **34**, 1.  
**Pavillardia tentaculifera** KOFOID et SWEZY **42**, 430.  
**Pedinella hexacostata** WYSSOTZKI **25**, 168; **38**, 15.  
**Pellicula** von *Blepharisma undulans* **48**, 252.  
 — von *Choanophrya infundibulifera* **48**, 127.  
 — von *Frontonia leucas* **32**, 311.  
 — von *Monocystis naidis* **44**, 215.  
 — von *Opalina* **44**, 294.  
 — bei *Paramaecium caudatum* **21**, 1.  
 — von *Strombidium* **50**, 136.  
**Pelomyxa palustris** GREEFF **29**, 209; **33**, 258.  
 — Bakterien von **47**, 282.  
 — Biologie **47**, 257.  
 — cytologische Technik **47**, 260.  
 — Encystierung **47**, 279.  
 — Ernährung **47**, 287.  
 — Fortpflanzung **47**, 277.  
 — Glanzkörper **47**, 263.  
 — Glykogen **47**, 263.  
 — Kernbau **47**, 269.  
 — Kultur **47**, 258.  
 — Plasmabau **38**, 299.  
 — Technik für Glykogennachweis **47**, 260.  
**Pendelbewegung** der Ocillarien **42**, 122.  
**Pentatoma**, Symbionten **47**, 355.
- Pepton** (LIEBIGS Fleischextrakt) als Nährstoff für *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 162.  
**Peranema asperum** PLAYFAIR **50**, 509.  
 — *cuneatum* PLAYFAIR **50**, 509.  
 — *trichophorum* (EHRENBERG) STEIN **48**, 184.  
**Peridineen**, Teilung **39**, 232.  
 — Variationsformen **39**, 209.  
**Peridiniopsis** (*Diplopelta*) *asymmetrica* MANGIN (Ref.) **47**, 132.  
 — *rotunda* LEBOUR (Ref.) **47**, 134.  
**Peridinium aciculiferum** LEMMERMANN **39**, 224.  
 — *africanum* LEMMERMANN **39**, 242.  
 — var. *contractum* n. var. LINDEMANN **39**, 244.  
 — var. *travectum* n. var. LINDEMANN **39**, 244.  
 — *australe* PLAYFAIR **47**, 125.  
 — *berolinense* LEMMERMANN **39**, 246.  
 — *borget*, Entwicklungshemmung des Skeletts **46**, 378.  
 — *caudatum* PLAYFAIR **47**, 113.  
 — var. *guildfordense* PLAYFAIR **47**, 114.  
 — var. *morsum* PLAYFAIR **47**, 116.  
 — var. *planktonicum* PLAYFAIR **47**, 115.  
 — *cinctum* var. *palustre* n. var. LINDEMANN **39**, 251.  
 — *cunningtoni* LEMMERMANN **47**, 431.  
 — var. *pseudoquadriens* **39**, 229.  
 — var. *pseudoquadriens* n. var. LINDEMANN **39**, 235.  
 — *Dybowskyi* WOLOSZYNSKI **45**, 134.  
 — *Dzieduszyckii* WOLOSZYNSKI **45**, 136.  
 — *elpatiewskyi* (OSTENF.) LEMMERMANN **39**, 225.  
 — var. *bicollineatum* n. var. LINDEMANN **39**, 233.  
 — var. *biradiatum* n. var. LINDEMANN **39**, 234.  
 — var. *collineatum* n. var. LINDEMANN **39**, 232.  
 — var. *contortum* n. var. LINDEMANN **39**, 234.  
 — var. *cruciferum* n. var. LINDEMANN **39**, 233.  
 — var. *pseudocunningtoni* n. var. LINDEMANN **39**, 235.  
 — var. *pseudopenardi* n. var. LINDEMANN **39**, 233.  
 — *geminum* PLAYFAIR **47**, 116.  
 — var. *angulosum* PLAYFAIR **47**, 118.  
 — var. *elegans* PLAYFAIR **47**, 116.  
 — var. *excavatum* PLAYFAIR **47**, 117.  
 — *germanicum* LINDEMANN **39**, 250.  
 — *Godlewskii* WOLOSZYNSKA **45**, 133.  
 — *Goslaviense* WOLOSZYNSKA **45**, 142.  
 — *granulosum* PLAYFAIR **47**, 127.  
 — *güstrowiense* forma *compressum* n. f. LINDEMANN **39**, 249.

- Peridinium güstrowiense** forma *sinuatum* n. f. **39**, 248.  
 — *hieroglyphicum* var. *ovatum* PLAYFAIR **47**, 126.  
 — var. *rotundum* PLAYFAIR **47**, 126.  
 — *intermedium* PLAYFAIR **47**, 120.  
 — var. *conicum* PLAYFAIR **47**, 121.  
 — *Kulczynskii* WOŁOSZYŃSKA **45**, 135.  
 — *laeve* HUITF.-KAAS **39**, 254.  
 — subsp. *anglicum* = *P. anglicum* G. S. WEST **39**, 259.  
 — subsp. *marssoni* **39**, 256.  
 — — — var.  $\beta$ -*collineatum* n. var. **39**, 258.  
 — — — var. *contactum* n. var. **39**, 259.  
 — — — forma *cristatum* n. f. **39**, 257.  
 — — — var. ( $\beta$ -) *travectum* n. var. **39**, 258.  
 — var. *bitravectum* n. var. **39**, 256.  
 — var. *paradoxum* n. var. **39**, 255.  
 — var. *stylatum* n. var. **39**, 255.  
 — *Lomnicki* WOŁOSZYŃSKA **45**, 140.  
 — — (?) **47**, 434.  
 — var. *punctulatum* LINDEMANN **47**, 436.  
 — *lubieniense* WOŁOSZYŃSKA **45**, 135.  
 — *marchicum* LEMMERMAN var. *simplex* **45**, 142.  
 — *minusculum* PAVILLARD **44**, 128.  
 — LINDEMANN **39**, 239.  
 — var. *contactum* LINDEMANN **39**, 241.  
 — *penardi* LEMMERMAN **39**, 247.  
 — forma *maior* n. f. **39**, 248.  
 — *polonicum* WOŁOSZYŃSKA **39**, 222; **45**, 137.  
 — var. *trilineatum* LINDEMANN **39**, 223.  
 — *pustillum* LEMMERMAN **39**, 241.  
 — *rhenanum* LINDEMANN **39**, 249.  
 — *striolatum* PLAYFAIR **47**, 122.  
 — var. *acuminatum* PLAYFAIR **47**, 123.  
 — var. *auburnense* PLAYFAIR **47**, 124.  
 — var. *rugosum* PLAYFAIR **47**, 123.  
 — var. *truncatum* PLAYFAIR **47**, 123.  
 — *tatricum* WOŁOSZYŃSKA **45**, 138.  
 — *umbonatum* var. *centenuiale* PLAYFAIR **47**, 118.  
 — var. *inaequale* LEMMERMAN **47**, 118.  
 — var. *ovale* PLAYFAIR **47**, 119.  
 — *Wierzejskii* WOŁOSZYŃSKA **45**, 139.  
 — *willei* var. *australe* G. S. WEST **47**, 124.  
 — var. *botanicum* PLAYFAIR **47**, 124.  
 — *witoslawi* LINDEMANN **39**, 248.  
 — *zonatum* PLAYFAIR **47**, 128.  
**Peristom** von *Folliculina ampulla* **37**, 153.  
 — von *Lambliia* **42**, 340.  
 — von *Noctiluca miliaris* **42**, 11.  
**Peritrechus geniculatus**, Symbionten **47**, 361.  
**Peritrichen**, Schlundfadenapparate **49**, 177.  
**Peritromus emmae** STEIN, Spiralbewegung **50**, 271.  
**Petalomonas abscissa** DUJ., Morphologie **32**, 64.  
 — *angusta* (KLEBS) LEMMERMAN **48**, 184.  
 — — — var. *ovalis* SKVORTZOW **48**, 186.  
 — *mediocanellata* STEIN, Morphologie **32**, 64.  
**Petalostoma minutum** als Wirt von *Do-bellia binucleata* IKEDA **33**, 205.  
**Pfeifferia avium** LABBÉ (= *Eimeria Bracheti* GÉRARD) **29**, 193.  
**Pferdekot**, Rhizopodenfauna **48**, 316.  
**Phacus costata** CONRAD **45**, 268.  
 — *inflatus* PLAYFAIR **50**, 497.  
 — *ismorensis* PLAYFAIR **50**, 497.  
 — *pleuronectes* DUJ. in Moortümpeln **48**, 208.  
**Phagocytose** von *Carchesium lachmanni* (Ref.) **37**, 354.  
 — bei *Karyolysis* **42**, 274.  
**Phalacroma pulchella** LEBOUR (Ref.) **47**, 136.  
**Phalloideen**, Systematik **49**, 237.  
**Phallus**, Übergang zu *Clathrus* **49**, 237.  
**Phaeocapsales** **25**, 196.  
**Phaeochrysidales** **25**, 194.  
**Phaeocitrus colliger** CHODAT **48**, 497.  
**Phaeococcus palustris** WEST, systematische Stellung **25**, 175.  
**Phaeoglea** CHODAT **48**, 493.  
 — *mucosa* CHODAT **48**, 493.  
**Phäosomen** der Thecamöben **43**, 299.  
**Phloxinhodamin** für Ausstrichpräparate von Protozoen nach BRESSLAU **43**, 469.  
**Phormidium autumnale**, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.  
 — (AG.) SCHMIDT var. *olivacea*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.  
 — *Corium*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.  
 — *javosum*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.  
 — *laminosum* GOM. var. *aeruginea*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.  
 — — *olivaceo-fusca*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 5, 18.  
 — *lividum* (KG.) GOM. var. *fusca*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 20.  
 — — — var. *violacea*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 20.  
 — *Retzii* GOM. var. *nigro-violacea* WILLE n. v., Färbung **43**, 486.  
 — *Retzii* var. *nigro-violacea*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 18.  
 — (AG.) GOM. var. *nigro-violacea*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.  
 — *subfuscum*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 21.  
 — *tenue*, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 22.  
**Photolysen** **44**, 45.

- Phototaxis** von *Euglena limosa* GARD (Ref.) **49**, 302.
- Phyocyan** bei Schizophyceen **44**, 27.
- Phykoerythrin** bei Schizophyceen **44**, 27.
- Phyllomonas simplex** GRIESSMANN, Morphologie **32**, 33.
- Phylogenetische Stellung** der Protisten **39**, 263.
- Phylogenie** des Centrosoms **25**, 122.
- Physiologie der Teilung** bei *Colpodium colpoda* **36**, 76.
- Physiologisches Altern**, Allgemeines **48**, 423.
- Physomerus parvulus**, Symbionten **47**, 361.
- Pigment** von *Folliculina ampulla* **37**, 158.  
— von *Palmellococcus miniatus* (Ref.) **49**, 136.
- Pigmententstehung** bei *Plasmodium malaria* **45**, 401.  
— bei *Plasmodium praecox* **45**, 401.  
— bei *Plasmodium vivax* **45**, 401.
- Pigmentkörperchen** bei Chrysomonaden **22**, 337.
- Pikronigrosin** für *Mallomonas* **34**, 80.
- Piromonas communis** LIEBETANZ **32**, 124.
- Piroplassen**, Systematik der **39**, 84.
- Placenta** von Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 357.  
— Verschmelzung der bei Ciliaten **50**, 420.
- Placentenentwicklung** bei *Paramaecium bursaria* **36**, 225.  
— bei *Paramaecium caudatum* **36**, 219.
- Placobdella catenigera**, Mycetom **45**, 109.  
— Symbionten **45**, 110.
- Placoma violacea** SETCHELL-GARDNER **50**, 95.
- Placus sulcatus** MANSFELD, Morphologie **46**, 103.
- Plagiophyla nasuta** STEIN, Spiralbewegung **50**, 267.
- Planktonfiltration**, Technik (Ref.) **50**, 276.
- Plankton - Membranfilter** (Ref.) **50**, 276.
- Plasmabau** von *Actinosphaerium eichhorni* **38**, 300.  
— von *Aethalium septicum* **38**, 311.  
— bei *Pelomyxa palustris* **38**, 299.  
— von *Plasmodiophora brassicae* **38**, 315.  
— von *Stentor coeruleus* **45**, 359.
- Plasmastrahlung** um das Centrosom bei Protozoen **49**, 65.  
— um die Geschlechtskerne bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 346.
- Plasmaströmungen** (während der Bewegung) bei *Arthrospira Jenneri* **24**, 44.
- Plasmastruktur** von *Opalina ranarum* **46**, 189.
- Plasmodiokarprien** von *Myxochrysis paradoxa* **37**, 38.
- Plasmodiophora brassicae**, Plasmabau **38**, 315.
- Plasmodium** bei *Chlamydomonas* (Ref.) **40**, 107.  
— von *Myxochrysis paradoxa* **37**, 40.
- Plasmodium brodeni** **29**, 266.  
— *malaria*, Pigmententstehung **45**, 401.  
— *praecox*, Pigmententstehung **45**, 401.  
— *vivax*, Pigmententstehung **45**, 401.
- Plasmogamie** von *Actinophrys sol* **46**, 62.  
— von *Arcella* **21**, 175.  
— Auslösung der **43**, 330.  
— bei *Centropyxis* **43**, 328.  
— bei *Chlamydomorphys* **43**, 326.  
— von *Chlamydomorphys grata* **37**, 81.  
— bei *Chlamydomorphys spec.* BREUER **45**, 124.  
— von *Diffugia lobostoma* **37**, 115.  
— bei *Monocystis naidis* **44**, 217.  
— von *Noctiluca miliaris* **42**, 74.  
— bei *Saccamina epurata* **27**, 239.
- Plasmolyse** von *Opalina ranarum* **46**, 171.  
— von *Spirochaeta balbiani* **23**, 105.
- Plasmotomie** bei *Ichthyosporidium hertwigi* SWARCZEWSK **33**, 80.
- Plasten** der Cyanophyceen **41**, 106.
- Plastiden**, Individualität der bei Phanerogamen (Ref.) **44**, 264.
- Plastin**, Allgemeines **41**, 72.
- Platymonas telrathele** G. S. WEST **44**, 123.
- Platysporea** KUDO (Ref.) **44**, 268.
- Plaut-Vincentische Angina** **46**, 211.
- Pleistophora periplanetae** PERRIN, systematische Stellung **33**, 91.  
— spec. ROUBAUD aus *Simulium argyreatum* und *Simulium fasciatum* **41**, 186.
- Pleurocapsa entophysaloides** S. et G. **50**, 107.  
— *gloeocapsoides* S. et G. **50**, 106.
- Pleuromastix bacillifera** SCHERFFEL **27**, 111.
- Pleuronema chrysalis** EHRBG., Spiralbewegung **50**, 267.  
— *coronata* KENT, Morphologie **46**, 112.  
— *marina* DUJ., Spiralbewegung **50**, 267.
- Ploetia vitrea** DUJ. **32**, 67.
- Podophrya collini** ROOT, Fortpflanzung, Nahrungsaufnahme **35**, 164.  
— — Spiralbewegung **50**, 260, 272.
- Polarität** des Kernes von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ. **47**, 330.
- Polkappen**, achromatische bei *Amoeba tachypodia* GLÄSER? **34**, 193.  
— von *Actinophrys sol* **46**, 12, 41.  
— bei *Vahlkampfia* **49**, 63.
- Polkörper** von *Chilodon cucullus* (O. F. M.) **49**, 298.
- Polplatten** von *Actinophrys sol* **46**, 40.

- Polstrahlung** von *Amoeba verrucosa* EHRBG. **50**, 117.  
 — bei *Colloidietyon triciliatum* **43**, 456.  
**Polyangiden**, Monographie (Ref.) **50**, 511.  
 — verwandtschaftliche Beziehungen der (Ref.) **50**, 515.  
**Polyangium parasiticum** GEITLER, Morphologie und Entwicklungsgeschichte **50**, 67.  
 — — Kultur **50**, 84.  
**Polycaryosom** bei *Thalassicolla* **30**, 78.  
**Polyenergide Kerne** **37**, 329.  
 — — Allgemeines **31**, 348.  
 — — bei *Orcheocystis lacertae* **36**, 321.  
 — — bei *Saccamina* **27**, 241.  
**Polyenergismus** von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ. **47**, 343.  
**Polykrikos schwartzi** BÜTSCHLI, Nesselkapseln (Ref.) **42**, 440.  
**Polymitose** **29**, 356.  
**Polymorphismus** von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 55.  
 — von *Hyperamoeba flagellata* ALEXEIEFF **50**, 42.  
 — von *Uroglenopsis americana* (CALKINS) LEMMERMANN **49**, 264.  
**Polymorphkernige Amöbe** **42**, 292.  
**Polypseudopodius bacterioides** PUSCHKAREW **28**, 358.  
**Polyrhemitose** **29**, 356.  
**Polysiphonia nigrescens**, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 54.  
**Polytoma wella**, Ernährungsphysiologie (Ref.) **44**, 146.  
 — — Kernteilung **38**, 324.  
 — — Kultur (sterile) **44**, 146; **49**, 130.  
 — — Masse **38**, 327.  
 — — Mitochondrien **49**, 422.  
 — — Mucosomen **49**, 422.  
 — — Sterilizucht **49**, 130.  
**Polytomella agilis**, Cytologie und Stoffwechselphysiologie (Ref.) **42**, 304.  
 — — Kernteilung **25**, 73.  
**Porochrysis aspergillus** PASCHER, Rhizopodien **38**, 13.  
**Porphyra laciniata**, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 22.  
**Porpostoma notatum** MÖBIUS, Morphologie **41**, 353.  
**Potentielle Unsterblichkeit** der Einzelligen **48**, 372.  
**Poteriochomonas stipitata** SCHERFFEL, Pseudopodien **38**, 12.  
**Pouchetia maculata** KOFOID et SWEZY, Morphologie **42**, 430.  
**Präconjuganten** bei Ciliata **50**, 290.  
 — bei Ciliata, Allgemeines **50**, 405.  
 — bei freilebenden Ciliaten **50**, 314.  
**Primärkern** von *Gregarina cuneata* **50**, 10.  
**Probinucleaten** **36**, 42.  
**Problepharoplast** bei *Rhynchomonas nasuta* **36**, 42.  
**Prochromatin** **31**, 58.  
**Progame Teilung** von *Actinophrys sol* **46**, 20.  
 — — bei Ophryoscoleciden **50**, 289.  
**Promitose** **29**, 346.  
 — bei *Amoeba Caulleryi* IVANIC **50**, 129.  
 — bei *Amoeba gigantea* IVANIC **50**, 118.  
 — von *Amoeba Ivanovici* **50**, 132.  
 — von *Amoeba Mulsowi* IVANIC **50**, 130.  
 — bei *Amoeba ovis* SCHMIDT **29**, 230.  
 — bei *Amoeba proteus* **50**, 124.  
 — bei *Chromulina pascheri* **29**, 301.  
 — bei Coccidien **42**, 285.  
 — bei Protozoen, Allgemeines **25**, 128.  
 — bei *Prowazekia josephi* BELAR **35**, 111.  
 — des Synkaryons von *Chilodon cucullus* (O. F. MÜLLER) **49**, 297.  
 — bei *Vahlkampfia calkensi* HOGUE **35**, 158.  
 — Übergang zur, bei *Amoeba Gjorgjevici* IVANIC **50**, 120.  
**Promucoid** bei *Bacillus mitochondrialis* ALEXEIEFF **49**, 415.  
**Pronoctiluca pelagica** FABRE DOMERGUE **45**, 271.  
**Prorocentrum adriaticum** SCHILLER **38**, 255.  
 — *Brochi* SCHILLER **38**, 253.  
 — *cornutum* SCHILLER **38**, 254.  
 — *nanum* SCHILLER **38**, 254.  
 — *rotundatum* SCHILLER **38**, 253.  
 — *scutellum* SCHRÖDER **38**, 255.  
 — *sphaeroideum* SCHILLER **38**, 256.  
 — *tristinum* SCHILLER **38**, 252.  
**Prorodion binucleatus** v. BUDDENBROCK, Morphologie **41**, 346.  
 — *griseus* C. et L., Spiralbewegung **50**, 266.  
 — *marinus* C. et L., Spiralbewegung **50**, 266.  
 — *teres* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 266.  
**Propagationszellen** bei *Chloromyxum leydigi* **37**, 298.  
 — von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN **41**, 274.  
**Propygocirrus adhaerens** MANSFELD, Morphologie **46**, 122.  
**Proteosoma** aus japanischen Sperlingen **34**, 205.  
 — bei japanischen Vögeln **24**, 123.  
**Proterythropsis crassicaudata** KOFOID et SWEZY, Morphologie **42**, 430.  
**Protisten**, gefärbte, Kultur (Ref.) **44**, 148.  
 — Nichtzelligkeit der **23**, 269.  
 — phylogenetische Stellung **39**, 263.  
**Protistenkerne**, Konstitution **43**, 344.  
**Protococcales**, Phylogenie **47**, 440.  
**Protomerit**, Rolle bei der Bewegung **29**, 15.  
**Protomeritenkern**, bei Gregarinen **43**, 389.  
**Protomitose** **29**, 346.

**Protoopalina** (Ref.) **49**, 142.  
**Protoplasma**, Umstimmung des bei *Paramaecium* **43**, 93.  
**Protoplasmastruktur** von *Noctiluca miliaris* **42**, 15.  
**Protozoenkerne**, Allgemeines **46**, 37.  
*Prowazekella lacertae*, Glykogen **22**, 373.  
 — systematische Stellung **26**, 416.  
*Prowazekia*, Nomenklatorisches **23**, 141.  
 — Befruchtung **48**, 374.  
 — Berechtigung der Gattung **35**, 217.  
 — Geißelsäckchen **38**, 100.  
 — Kernteilung, Allgemeines **41**, 316.  
 — Kultur (auf reinem Boden) **40**, 16.  
*asiatica*, Morphologie und Kernteilung **22**, 370.  
*josephi* BĚLAŘ **35**, 103.  
 — — — Kernteilung **41**, 309.  
*parva* NÄGLER, Kernteilung **21**, 111.  
*Pseudobodo tremulans* GRIESSMANN, Morphologie **32**, 27.  
*Pseudochromulina* DOFLEIN **46**, 284.  
*asymmetrica* DOFLEIN **46**, 284.  
*Pseudococcus citri*, Symbionten **31**, 300.  
**Pseudocysten** von *Blepharisma undulans* **48**, 289.  
**Pseudogameten** bei Erdamöben **28**, 110.  
**Pseudoküstenfieber** **21**, 222.  
*Pseudomallomonas bernardensis* CHODAT **44**, 397.  
**Pseudoplasmodium** von *Polyangium parasiticum* GEITLER **50**, 74.  
**Pseudopodien** bei *Monas micropora* GICKLHORN **41**, 245.  
**Pseudopodienbildung** von *Amoeba proteus* **37**, 212.  
 — bei Ciliaten **47**, 55.  
 — bei *Monocystis naidis* **44**, 214.  
*Pseudosphaerita euglenae*, Entwicklungsgeschichte **23**, 263.  
*Pseudospira serpens* DOBELL **26**, 170.  
*Pseudospirillum coprocola* ALEXEIEFF, Cytologie **50**, 27.  
**Pseudovitellus** von *Aleurodes* sp. **26**, 23.  
 — von *Aphis ribis* **26**, 14.  
 — von *Aphis platanoidis* **26**, 9.  
 — von *Aspidiotus nerii* **26**, 17.  
 — von *Dactylopius citri* **26**, 19.  
 — von *Drepanosiphum* **26**, 6.  
 — von *Psylla forsteri* **26**, 25.

*Psylla forsteri*, Pseudovitellus **26**, 25.  
 — *fraxinicola*, Symbionten **34**, 271.  
**Psylliden**, Symbiontenübertragung **34**, 270.  
*Psyllidomyces tenuis* BUCHNER **26**, 97.  
*Pteridomonas sphaerica* H. KUFFERATH **44**, 132.  
*Pteromonas angulosa* (STEIN) DANG. **44**, 126.  
**Pulsationsrhythmus** der pulsierenden Vakuole, Abhängigkeitsverhältnisse **44**, 243.  
**Pulsierende Vakuole** <sup>1)</sup>, Abhängigkeitsverhältnisse des Rhythmus **44**, 243.  
 — von *Amoeba quadrilineata* **27**, 255.  
 — von *Gonium pectorale* **49**, 385.  
 — bei marinen Protisten **44**, 231.  
 — bei *Monas micropora* GICKLHORN **41**, 244.  
 — von *Paramaecium*, Physiologie der **48**, 347.  
 — der Protozoen, Physiologie **44**, 227.  
 — Verbreitung der **44**, 233.  
**Purpurbakterien**, Biologie der (Ref.) **42**, 444.  
 — Morphologie und Mikrochemie (Ref.) **49**, 137.  
*Pycnothrix* aus *Procaravia brucei* (Ref.) **44**, 282.  
**Pyramidochrysis**, Sporenbildung **48**, 201.  
 — *modesta* PASCHER **25**, 191.  
**Pyrenoid**, Allgemeines **41**, 83.  
 — von *Chlorogonium elongatum* **39**, 12.  
 — der Cladophoraceen (Ref.) **45**, 440.  
 — bei *Chrysamoeba radians* KLEBS **44**, 207.  
 — bei Chrysomonadinen **46**, 308.  
 — der Cyanophyzeen **41**, 106.  
 — bei *Eudorina elegans* **43**, 228.  
 — von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 52.  
 — bei *Mougeotia* spec. (PETERSCHILKA) **45**, 158.  
 — von *Gonium pectorale* **49**, 385.  
 — von *Scenedesmus* **32**, 280.  
 — von *Sorastrum spinulosum* **47**, 441.  
**Pyrocystidae**, Systematik (Ref.) **49**, 141.  
*Pyrrhocoris apterus*, Symbionten **47**, 366.  
*Pyxidicula operculata* (AGARDH), Kulturformen **37**, 269.

*Quasilligilis constanziensis* BUSCH **40**, 221.

**Querteilung** der Chromosomen bei Pro-  
 tistenmitosen **43**, 344; **46**, 38.

**Querteilung** von *Cristispira anodontae* **26**, 139.

1) Siehe auch bei: „Kontraktile Vakuole“.

- Radaisia clavata** S. et G. **50**, 110.  
 — *epiphytica* S. et G. **50**, 110.  
 — *Laminariae* S. et G. **50**, 109.  
 — *subimmersa* S. et G. **50**, 109.
- Radiärfaserung** der Schleimhülle bei unbestimmtem Flagellaten“ GICKLHORNS **41**, 248.
- Radiolarien** **30**, 2.  
 — Fremdkörperskelette **23**, 125.
- Randfaden** bei *Spirochaeta Caesirae* **29**, 28.
- Randkörper** von *Leishmania donovani* **49**, 230.
- Rassen**, biologische, bei *Babesia* **50**, 476.
- Rassenbildung** von *Diplodinium bubalidis* **50**, 396.  
 — von *Diplodinium gracile* **50**, 393.  
 — bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 391.
- Rassenverschiedenheit** bei *Entamoeba histolytica* (Ref.) **42**, 301.
- Reckertia sagittifera** W. CONRAD **43**, 482; **44**, 127.
- Reduktion**<sup>1)</sup> bei *Colpidium colpoda* **36**, 75.  
 — von *Gregarina cuneata* **50**, 23.  
 — von *Haplosporidium limnodrili* GRANATA **35**, 64.  
 — von *Klossia vitrina* **23**, 63.  
 — bei *Monocystis rostrata* **22**, 31.  
 — bei Myxosporidien **37**, 306.  
 — bei Protozoen, Allgemeines **27**, 184.  
 — von *Sphaeractinomyxon gigas* GRANATA **50**, 163.  
 — bei Stentor **28**, 384.  
 — bei *Tetractinomyxon intermedium* IKEDA **25**, 254; **50**, 165.  
 — bei *Triactinomyxon magnum* GRANATA **50**, 165.  
 — von *Volvox aureus* (Ref.) **44**, 144.  
 — **der Kernzahl**, bei der Encystierung von *Arcella vulgaris* **33**, 254.
- Reduktionssteilung** von *Actinophrys sol* **31**, 67; **46**, 26.  
 — bei *Aggregata eberthi* (Ref.) **42**, 442.  
 — bei *Colpidium truncatum* (Ref.) **44**, 278.  
 — von *Diplocystis schneideri* KUNSTLER (Ref.) **42**, 443.  
 — bei *Gregarina blattarum* **40**, 84.  
 — von *Karyolysus* **42**, 213.  
 — von *Loxocephalus granulatus* **37**, 2.  
 — von *Monocystis agilis* (Ref.) **42**, 444.  
 — bei *Paramaecium* (Ref.) **44**, 277.  
 — bei *Thalassicolla* **30**, 47.  
 — von *Trypanoplasma heliciis* **36**, 280.  
 — Zeitpunkt der **39**, 274.
- Reduktionsvorgänge** bei *Amoeba mira* GLÄSER **27**, 177.
- Reflexionswinkel** bei der Bewegung von *Paramaecium caudatum* **47**, 28.
- Regeneration** bei *Amoeba proteus* **25**, 345.  
 — von *Anoplophrya filum* **47**, 167.  
 — Beziehung zum Hunger **47**, 218.  
 — Beziehung zur Wasserstoffionenkonzentration **47**, 227.  
 — von *Bursaria truncatella* **47**, 184, 202, 221.  
 — von *Dileptus anser* O. F. MÜLLER **47**, 181, 194.  
 — fortgesetzte, von *Amoeba polypodia* **49**, 447.  
 — von *Frontonia leucas* **47**, 187.  
 — von *Gregarina salpae* **47**, 171.  
 — kernloser Bruchstücke **47**, 209.  
 — von *Opalina ranarum* **47**, 164.  
 — von *Paramaecium* (Ref.) **28**, 412.  
 — der Protozoen, Allgemeines **47**, 143.  
 — der Protozoen, Beziehung zur Kernplasmarelation **47**, 198.  
 — von *Spirostomum ambiguum* EHRENBURG **47**, 177, 189.  
 — von *Stenophora juli* **47**, 169.  
 — von *Stentor* **31**, 57.  
 — von *Uronychia* (Ref.) **28**, 411.
- Reifung** bei *Ichthyophthirius multifiliis* **21**, 86.
- Reifungsteilung** von *Actinophrys sol* **46**, 30.  
 — bei *Dinenympha gracilis* **25**, 284.  
 — (des Micronucleus) bei Ophryoscoleciden **50**, 407.  
 — bei *Monocystis rostrata* **22**, 31.  
 — bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 332.
- Reinigung** der Protozoen von den Begleitbakterien **49**, 114.
- Reinkultur** von Amöben **37**, 175.
- Reizphysiologie** von *Opalina* **44**, 314.  
 — der Oscillarien **42**, 148.
- Relative Sexualität** **43**, 271.
- Reorganisationsvorgänge** bei *Actinophrys sol* **48**, 392.
- Reservefett** von *Actinophrys sol* **46**, 57.
- Reservekörper** bei Erdamöben **28**, 106.
- Reservestoffe** bei *Chlamydomorphys minor* **43**, 298.  
 — bei *Karyolysus* **42**, 225.  
 — bei Präconjuganten bei Ophryoscoleciden **50**, 309.
- Reservestoffkugeln** bei *Eimeria pfeifferi* **44**, 75.
- Reservestoffproduktion** während der Conjugation von *Paramaecium caudatum* **44**, 375.
- „Restkörper“** bei *Lagenophrys* **29**, 60.

1) Siehe auch bei „Chromosomenreduktion“ und „Reifungsteilung“.

- Reusenapparate** von Ciliaten, Vergleich mit den Schlundfäden von *Paramaecium caudatum* **49**, 173.
- Rezidive** bei Karyolysusinfektion **42**, 278.
- Rhabdoderma** *Gorskii* **50**, 90.
- Rheomitose** **29**, 349.
- Rheotropismus** bei *Trypanoplasma heliciis* **45**, 213.
- Rhinodisculus cristatus** MANSFELD, Morphologie **46**, 116.
- Rhipidodendron Huxleyi** KENT in Moortümpeln **48**, 208.
- Rhizaster crinoides** PASCHER **36**, 95.
- Rhizochloris mirabilis** **38**, 31.
- Rhizochrysis** PASCHER **44**, 139.
- *limnetica* G. M. SMITH, Habitus **46**, 141.
- *microphaea* PASCHER **38**, 50.
- *planktonica* PASCHER **37**, 27.
- *scherffellii* PASCHER **37**, 27.
- Rhizoclonium hieroglyphicum** KÜTZ, Cytologie **47**, 325.
- — cytologische Technik **47**, 327.
- — STOCKM., Cytologie (Ref.) **45**, 440.
- Rhizoplast** von *Trichomonas vaginalis* **42**, 360.
- Rhizopoden**, Ableitung der **37**, 59.
- Ableitung der, von gefärbten Flagellaten **40**, 97.
- Allgemeines **38**, 4.
- Kultur aus Kot **48**, 320.
- Rhizopodenfauna** des Pferdekotes **48**, 316.
- Rhizopodenstadien** und Palmellen bei Chrysomonaden **25**, 154.
- Rhizopodialnetze** bei Chrysomonaden **37**, 15.
- Rhodochromatium Linsbaueri** (Ref.) **49**, 137.
- Rhodomela subfusca**, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 54.
- Rhodophyceen**, komplementäre chromatische Adaptation **44**, 53.
- Rhodophyceenphykoerythrin** bei Schizophyceen **44**, 27.
- Rhogostoma** in Kultur aus Pferdekot **48**, 322.
- *schüssleri* BĚLAŘ **43**, 305.
- — cytologische Technik **43**, 289.
- — Kultur **43**, 288.
- — in Kultur aus Pferdekot **48**, 327.
- Rhogostoma minus** BĚLAŘ **43**, 316.
- — in Kultur aus Pferdekot **48**, 327.
- Rhynchobolus** als Wirt von *Cystobia inestitnalis* SSOKOLOFF **32**, 221.
- Rhynchocystis Hessei** COGNETTI DE MARTIIS **23**, 207.
- *pilosa* CUENOT **48**, 68.
- *piriformis* BERLIN **48**, 70.
- *porrecta* SCHMIDT **48**, 70.
- Rhynchomonas mutabilis** GRIESSMANN, Morphologie **32**, 29.
- *nasuta* KLEBS **32**, 28.
- — — Kernteilung **36**, 29.
- Rhyparochromus chiragra**, Symbionten **47**, 361.
- Rhythmen**, Allgemeines **43**, 261.
- Rhytidocystis henneguyi** DE BEAUCHAMP aus *Ophelia neglecta* SCHNEIDER **31**, 140.
- *opheliae* HENNEGUY aus *Ophelia bicornis* SAVIGNY **31**, 160.
- Richtungskörperbildung** bei *Amoeba proteus* **50**, 126.
- Riegelsche Färbung** für Amöben **49**, 124.
- Riesenformen** von *Amoeba gigantea* IVANIC **50**, 119.
- von *Gonium pectorale* **49**, 391.
- (vielkernige), von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 30.
- Riesenwachstum** bei infizierten Zellen, Allgemeines **46**, 247.
- Riesenzellen** bei Infektion mit *Glugea anomala* **42**, 407.
- Ringdrosseltrypanosom**, Cytologie **45**, 247.
- Ringkörper** von *Bodo lacertae* **43**, 434.
- Ringorganell** von *Bodo lacertae* **38**, 105.
- Rippen** von *Trypanosoma rotatorium* **29**, 250.
- Rivularia bialosethiana** MENEGH., Cytologie **41**, 86.
- Rohrzucker** als Nährstoff für *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 163.
- Rotation** der Oscillarien **42**, 116.
- Rotkehlchentrypanosom**, Cytologie **45**, 248.
- Ruheformen** von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 21.
- Ruhestadien** von *Chromulina smaragdina* GICKLHORN **44**, 220.
- Rüssel** von *Rhynchomonas nasuta* **36**, 32.
- Saccammina epurata** HIRSCH **27**, 219.
- — cytologische Technik **27**, 221.
- Saccharomyces anobii** BUCHNER **26**, 104.
- *apiculatus* var. *parasiticus* LINDNER **26**, 93.
- *Bailii*, Amöboidformen **28**, 70.
- Saccharomyces cicadarum** SULC **26**, 95.
- *cronmeli limbati* SULC **26**, 96.
- *macropsidis lanonis* SULC **26**, 96.
- *pseudococci farinosi* SULC **26**, 104.
- Safranin-Lichtgrünfärbung** **37**, 232.
- Salpingoeca ringens** KENT in Moortümpeln **48**, 212.

- Saponinfestigkeit** von *Colpidium* **43**, 179.
- Sappinia diploidea** in Kultur aus Pferdekot **48**, 322.
- Saprolegniaceen** als Parasiten von Erd-  
amöben **28**, 121.
- Saprolegniaceen** bei Rotatorien **36**, 361.
- Saprospira flexuosa** DOBELL **26**, 161.
- Sarcinen** als Futter in Protozoenkulturen **49**, 123.
- Sarcocystis tenella**, cytologische Technik **22**, 240.
- Infektion (Maus) **50**, 213.
- Technik für die Unterscheidung von lebenden und toten Sporen **50**, 214.
- Teilung der Sichelkeime **22**, 239.
- Sarkosporidien**, künstliche Infektion mit **35**, 305.
- Protozoennatur der **35**, 269.
- Technik **35**, 259.
- Sarkosporidiotoxin** **22**, 351.
- Sauerstoff**, Bedeutung des für die Bewegung von *Paramaecium caudatum* **47**, 44.
- Einfluß auf die Encystierung von *Vorticella microstoma* **47**, 74.
- Einfluß auf die Geißelbildung von *Hyperamoeba flagellata* ALEXEIEFF **50**, 46.
- Sauerstoffverbrauch** von *Paramaecium* vor und während der Conjugation **44**, 109.
- Saugnapf** von *Giardia caprae* NIESCHULZ **49**, 282.
- von *Lambliä* **42**, 340.
- Saugröhren** von *Choanophrya infundibulifera* **48**, 130.
- Saugtentakel** von *Mesodinium pulex* **41**, 351.
- Scardinius erythrophthalmus** L., parasitische Myxobolusarten bei **41**, 256.
- Scenedesmus**, cytologische Technik **32**, 279.
- Morphologie und Teilung **32**, 278.
- *acutus*, Zellteilung **32**, 283.
- *obtus*, Zellteilung **32**, 292.
- *quadricauda*, Zellteilung **32**, 290.
- Schalenbildungen**, abnorme, von *Arcella polypora* **49**, 311.
- Schalenkerne** bei *Blanchardina cypricola* **42**, 310.
- Scherffelia dubia** PASCHER **37**, 195.
- *phacus* PASCHER **37**, 195.
- Schewiakoffsche Kristalle** bei *Paramaecium caudatum*, Bedeutung der **45**, 19.
- Schizogonie** von *Amoeba proteus* (PALL) **50**, 124.
- von *Amoeba vespertilio* **50**, 132.
- Schizogonie** bei *Eimeria pfeifferi* **44**, 72.
- von *Eimeria stiedae* **28**, 18.
- von *Eimeria stidae* **28**, 18.
- bei *Entamoeba coli* (Ref.) **42**, 303.
- von *Karyolysus* **42**, 264.
- bei *Laverania malariae* **35**, 141.
- bei *Leucocytosoon ziemanni* **34**, 251.
- von *Orcheocystis lacertae* **36**, 317.
- von *Schizotrypanum cruzi* **38**, 113.
- bei *Spirocystis nidula* LÉGER et DUBOSQ **35**, 202.
- von *Thelohania legeri* HESSE **49**, 149.
- bei *Toxoplasma canis* **27**, 202.
- Schizonten** von *Eimeria Arloingi* **42**, 394.
- von *Karyolysus* **42**, 260.
- Schizophyceen**<sup>1)</sup>, hormogone, Systematik (Ref.) **47**, 318.
- komplementäre chromatische Adaptation **44**, 1.
- N-Chlorose der **44**, 39.
- symbiotische **47**, 20.
- Schizophyceenfarbstoffe**, Technik für die Untersuchung **44**, 28.
- Schizophyceenphykoerythrin** bei Schizophyceen **44**, 27.
- Schizosaccharomyces aphalarae calthae** SULC **26**, 98.
- *aphidis* SULC **26**, 98.
- *chermatis abietes* SULC **26**, 99.
- *strobilobii* SULC **26**, 99.
- *drepanosiphi* BUCHNER **26**, 98.
- *psyllae försteri* SULC **26**, 99.
- *sulcii* BUCHNER **26**, 100.
- Schizotrypanum cruzi**, Schizogonie **38**, 113.
- Verhalten im Hundefloh **48**, 167.
- Schlauchhülle** der Sarkosporidien **35**, 261.
- Schleim** der Gregarinen **42**, 166.
- von *Polyangium parasiticum* GEITLER **50**, 81.
- Schleimeyste** von *Vampyrellidium vagans* **29**, 395.
- Schleimhülle** von *Strombidium mucotectum* BUSCH **50**, 135.
- bei „unbestimmtem Flagellaten“ GICKLHORNS **41**, 248.
- Schleimkugel** von *Uroglenopsis americana* CALCINS LEMMERM. **49**, 270.
- der Cyanophyceen **41**, 106.
- Schleimtrichocysten** bei *Monomastix opisthostigma* SCHERFFEL **27**, 99.
- bei *Pleuromastix bacillifera* SCHERFFEL **27**, 117.
- Schleimvakuolen** der Cyanophyceen **41**, 106.
- Schlundfäden** der Hypotrichen **49**, 177.
- Schlundfadenapparat** von *Paramaecium caudatum* **49**, 172.

1) Siehe auch bei „Blualgen“ und „Cyanophyceen“.

- Schlundfadenapparate** bei Peritrichen **49**, 177.
- Schlundmembranellen** von *Folliculina boltoni* **44**, 95.
- Schlundtapetenkörner** von *Chilomonas paramaecium* **36**, 285.
- Schutzimpfung** gegen Hühnerpest **41**, 219.
- Schwanniomycetes occidentalis**, apogame Sporenbildung **28**, 64.
- Schwanzmanschette** der Spermien, Homologieverhältnisse **49**, 107.
- Schwärmer** von *Chromulina smaragdina* GICKLHORN **44**, 222.
- von *Lagenophrys* **29**, 59.
- von *Myxochrysis paradoxa* **37**, 34.
- von *Noctiluca* **39**, 193.
- von *Noctiluca miliaris* **42**, 67.
- Schwärmsporen** von *Olpidium amoebae* MATTES (Wirt: *Amoeba sphaeronucleolus*) **47**, 420.
- Schwarze Sporen** **36**, 188.
- Schwimmcellen** von *Mesodinium pulex* **41**, 350.
- Schwingbewegung** der Pseudopodien von *Rhizaster crinoides* **36**, 97.
- Sciadiphora goronowitschi** JOH. (aus *Phalangium opilio*), Bewegung **27**, 262.
- Scintilla chlorina** PLAYFAIR **50**, 490.
- *splendida* PLAYFAIR **50**, 491.
- Scourfeldia complanata** WEST **37**, 196.
- Scytomonas pusilla** STEIN, Kernteilung **29**, 347; **38**, 117.
- sp. in Moortümpeln **48**, 212.
- Scytonema hofmanni** AG., Cytologie **41**, 86.
- *julianum* KG., Cytologie **41**, 86.
- Sekretorische Ortsbewegung** der Gregarinen **42**, 157.
- Sekundärkernbildung** bei *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI **31**, 334.
- bei *Arcella vulgaris* **31**, 42.
- bei *Diffugia lobostoma* **37**, 95.
- bei *Gregarina cuneata* **40**, 90.
- bei *Nebela collaris* **31**, 295.
- bei *Thalassicolla* **30**, 43.
- Sekundärkerne** bei *Amoeba minuta* POPOFF **22**, 201.
- bei *Euglypha alveolata* **25**, 19.
- bei *Saccamina* **27**, 226.
- Selektion** bei *Paramaecium* **43**, 18.
- bei Protisten, Allgemeines **43**, 190.
- Selektionsversuche** (in bezug auf Schalengröße) mit *Arcella discoides* **49**, 309.
- (in bezug auf Schalengröße) mit *Arcella polypora* **49**, 309.
- (in bezug auf Schalenmißbildung) bei *Arcella polypora* **49**, 325.
- (in bezug auf Schalengröße) mit *Arcella vulgaris* **49**, 309.
- Selenomastix ruminantium** WOODCOCK et LAPAGE (Ref.) **33**, 318.
- Selenophaea granulosa** CHODAT **48**, 498.
- Sensible Periode** während der Conjugation von *Paramaecium* **43**, 155.
- Serumfestigung**, Allgemeines **43**, 209.
- von Paramäcien **43**, 77.
- Serumsporidium melusinae** NÖLLER 1919 (= *Coelomycidium simulii* DÉBAISIEUX 1919?) **41**, 183.
- *oviforme* STEMPPELL, Morphologie **42**, 312.
- Sexualität** der Myxosporidien **40**, 27.
- relative **43**, 271.
- Sexualitätshypothese** **43**, 270.
- Sexuelle Differenzierung** bei Ciliaten **50**, 317, 424.
- — der Geschlechtskerne bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 339.
- — bei *Rhynchocystis Hessei* **23**, 214.
- — der Syzygiten bei *Monocystis Carlgrenii* BERLIN **48**, 63.
- — der Syzygiten bei *Monocystis caudata* **48**, 102.
- — der Syzygiten von *Monocystis densa* **48**, 15.
- — der Syzygiten von *Monocystis lumbrici* **48**, 47.
- — der Syzygiten von *Monocystis securiformis* **48**, 17.
- Sexueller Dimorphismus** der Syzygiten bei *Monocystis ventrosa* **48**, 105.
- Sichelkörper**, Struktur **35**, 267.
- Sichelstadium** des Mikronucleus bei *Colpidium colpoda* **36**, 74.
- „**Sichelstadium**“ des Mikronukleus, Fehlen des bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden **50**, 332.
- Sichelstadium** des Mikronukleus von *Glaucoma scintillans* **31**, 69.
- des Mikronukleus bei *Loxocephalus granulatus* **37**, 2.
- Sideromonas confervarum**, Beziehung zu *Tribonema* (Ref.) **48**, 519.
- Simulium**, Parasiten von **41**, 186.
- Singdrosseltrypanosom**, Cytologie **45**, 251.
- Sinkgeschwindigkeit** von Hefen **46**, 348.
- Sitodrepa panicea**, Mycetocyten **42**, 322.
- Skelett**, Einfluß seiner Beschaffenheit auf die Zellteilung von *Acanthocystis aculeata* **48**, 475.
- Solenicola setigera** PAVILLARD **44**, 131.
- Solenophrya flavescens** PÉNARD **34**, 291.
- *massula* PÉNARD **34**, 288.
- *micraster* PÉNARD **34**, 289.
- *sacculus* PÉNARD **34**, 285.
- Somatische Kerne** bei Gregarinen **22**, 41.
- — von *Gregarina blattarum* **40**, 84.
- — bei *Myxidium Lieberkühni* **45**, 298.

- Sommerstorffia spinosa** ARNAUDOW (Ref.) 47, 140.
- Sorastrum spinulosum**, Entwicklungsgeschichte 47, 440.
- Kultur 47, 441.
- Spathidium spathula**, asexuelle Zucht 48, 425.
- — Duj., Spiralbewegung 50, 267.
- Spermatozoiden** von *Volvox aureus* (Ref.) 44, 144.
- Spermium** von *Cycloposthium bipalmatum* 50, 342.
- der Ophryoscoleciden 50, 342.
- Sphaeractinomyxon gigas** GRANATA, Entwicklungsgeschichte 50, 148.
- *stolci* C. et M., Entwicklungsgeschichte 50, 147.
- Sphären** bei *Lymphocystis* 38, 174.
- von *Noctiluca miliaris* 42, 60.
- Sphaerita amoebae** MATTES (Wirt: *Amoeba sphaeronucleolus*) 47, 416.
- nucleophaga MATTES (Wirt: *Amoeba sphaeronucleolus* und *Amoeba terricola*) 47, 420.
- plasmophaga MATTES (Wirt: *Amoeba sphaeronucleolus*) 47, 418.
- sp. 28, 118.
- Sphaerobacterium Warduae** SCHMIDT 40, 230.
- Sphaerococcus coronopifolius**, komplementäre chromatische Adaptation 44, 54.
- Sphaerodinium cracoviense** WOLOSZYNSKA 45, 149.
- *limneticum* WOLOSZYNSKA 45, 148.
- *polonicum* WOLOSZYNSKA 45, 147.
- Sphäroplasten** bei *Amoeba proteus* 38, 293.
- bei *Aethalium septicum* 38, 312.
- cytologische Technik 38, 283.
- bei *Lycogala epidendron* 40, 12.
- Sphaerospora caudata** PARISI, Entwicklung (Ref.) 33, 317.
- *dimorpha*, Chromosomenzahl 45, 332.
- — DAVIS, Cytologie (Ref.) 44, 268.
- *gasterostei* SCHUURMANS STEKHOFEN 41, 325.
- Sphaerospora KUDO** (Ref.) 44, 268.
- Sphaerotrichium elegans** 46, 204.
- Sphenochloris Printzii** PASCHER nov. spec. 45, 267.
- *urceolata* (PRINTZ) PASCHER 45, 268.
- Sphenomonas australis** PLAYFAIR 50, 507.
- *excavata* PLAYFAIR 50, 507.
- *mirabilis* PLAYFAIR 50, 509.
- *spiralis* PLAYFAIR 50, 509.
- *teres* (STEIN) KLEBS 48, 183.
- *triquetra* PLAYFAIR 50, 507.
- Spinatbrei** als Futter in Protozoenkulturen 49, 123.
- Spindel** von *Acanthocystis aculeata* 48, 449.
- von *Ceratium tripos* 48, 308.
- von *Hartmannella Klitzkei* 49, 32.
- bei *Prowazekia josephi* BĚLAŘ 41, 311.
- Spindeldynamik** bei *Ochromonas granulalis* DOFL. 44, 191.
- Spindelentstehung** bei Myxosporidien 45, 328.
- Spindelfasern** von *Actinophrys sol* 46, 40.
- Spindelzerfall** bei *Acanthocystis aculeata* 48, 476.
- Spiralbewegung** bei Ciliaten 50, 221.
- von *Podophrya collini* ROOT 50, 260.
- bei *Suctorla* 50, 260.
- Spirem** bei *Amoeba fluvialis* DOBELL 34, 174.
- bei *Ceratium* 43, 420.
- bei *Euglena viridis* 36, 147.
- von *Hartmannella Klitzkei* 49, 47.
- bei *Neoactinomyxon globosum* GR. 50, 167.
- bei *Prowazekia josephi* BĚLAŘ 41, 310.
- bei *Rhogostoma schüssleri* 43, 309.
- Spiremkerne** bei Gregarinen 28, 47.
- Spirillum**, Morphologie und Teilung 26, 176.
- *volutans*, Plasmolyse 23, 112.
- Spirochaeta** Systematik 24, 17.
- *anodontae* (= *Cristipira anodontae*) 23, 102.
- *balbianii* (= *Cristipira balbianii*) 23, 102.
- *Caesirae retortiformis* HELLMANN 29, 35.
- — *septentrionalis* HELLMANN 29, 25.
- *fulgurans* DOBELL 26, 129.
- *minima* DOBELL 26, 132.
- *obermayeri*, Copulation 36, 362.
- *pallida*, Nomenklatur 24, 109.
- *phacilis*, Biologie 24, 2.
- — Cytologie 24, 8.
- — Mikrochemische Reaktionen 24, 10.
- — Morphologie und Bewegung 24, 6.
- — Vielfachteilung 24, 16.
- — Zweiteilung 24, 15.
- — *eurystrepta* ZUELZER 24, 18.
- — *marina* ZUELZER 24, 18.
- *stenostrepta* ZUELZER 24, 18.
- Spirochäten**, Allgemeines über Cytologie und Biologie 26, 199.
- aus Asciden, Technik für Untersuchung 29, 24.
- Nomenklatorisches 29, 289.
- pathogene, Cytologie 24, 46.
- Struktur 26, 199.
- Systematik 26, 219.
- Technik 26, 123.
- Technik für cytologische Untersuchung 26, 123.
- Teilung 26, 199.
- Verwandtschaftsbeziehungen 24, 20.
- Vorkommen in der Maulhöhle bei Tieren 46, 215.

- Spirochona gemmipara**, Kernteilung **21**, 197.
- Spirodictyon vorticella** J. WOLOSZYNSKA, Habitus **46**, 142.
- Spirogyra**, cytologische Technik **45**, 173.  
 — Nucleoluslöslichkeit **44**, 346.  
 — Technik für die Untersuchung der Nucleoluslöslichkeit **44**, 353.  
 — *communis*, Nucleoluslöslichkeit **44**, 355.  
 — *crassa*, Chromatophoren (Ref.) **47**, 323.  
 — *fallax*, Nucleoluslöslichkeit **44**, 355.  
 — *Hassalii*, Nucleoluslöslichkeit **44**, 365.  
 — *mirabilis*, cytologische Technik **46**, 153.  
 — — Kernteilung **46**, 154.  
 — — (Hass.) Kütz, Nucleoluslöslichkeit **44**, 369.  
 — — Parthenosporenbildung **46**, 158.  
 — (*setiformis* Kütz), Kernbau (Entosom) und Kernteilung **45**, 163.  
 — *setiformis* (ROTH) Kütz, Nucleoluslöslichkeit **44**, 359.  
 — *ternata*, Conjugation (Ref.) **47**, 322.  
 — *varians*, Nucleoluslöslichkeit **44**, 365.  
 — *Weberi* Kütz, Nucleoluslöslichkeit **44**, 365.
- Spiroloculina canaliculata** D'ORB. **25**, 209.  
 — *depressa* D'ORB. **25**, 210.  
 — *grata* TERQUEM **25**, 207.  
 — *grateloupi* D'ORB. **25**, 208.  
 — *Krumbachi* WIESNER (= *Spiroloculina planulata* LAMARCK var. *Krumbachi* WIESNER) **25**, 208.  
 — *Milletti* WIESNER (= *Spiroloculina Nitida* d'ORB.) **25**, 207.  
 — *planissima* LAMARCK **25**, 209.  
 — *rotunda* D'ORB. **25**, 210.  
 — *subangulosa* TERQUEM **25**, 209.  
 — *tricarinata* D'ORB. **25**, 209.
- Spiroloculinen**, adriatische, Systematik **25**, 201.
- Spironema**, Nomenklatorisches **24**, 111.
- Spironemaceen**, Vielzelligkeit der **29**, 288.
- Spirophyllum**, Morphologie (Ref.) **48**, 516.
- Spirostomum ambiguum** EHRBG., Opalblau-Phloxinrhodaminfärbung nach BRESSLAU **43**, 480.  
 — — — Regeneration **47**, 177, 189.  
 — — — Spiralbewegung **50**, 268.  
 — *teres* C. et L., Spiralbewegung **50**, 268.
- Spirulina**, cytologische Technik **43**, 464.  
 — TURP, Ein- oder Mehrzelligkeit **43**, 463.  
 — *versicolor* **26**, 183.  
 — — — komplementäre chromatische Adaptation **24**, 38.  
 — — — Morphologie **24**, 34.
- Spongomonas**, Eisenspeicherung (Ref.) **48**, 517.  
 — Kernteilung **43**, 455.
- Sporen**<sup>1)</sup> von *Bacillus elongatus* ALEX-EIEFF **49**, 425.  
 — von *Chrysomonaden* **48**, 200.  
 — von *Lycogala epidendron* **40**, 9.  
 — von *Mallomonas mirabilis* CONRAD **34**, 89.  
 — von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN **41**, 252.  
 — von *Sarcocystis tenella* **50**, 216.  
 — von *Sphaeractinomyxon stolci* C. et M. **50**, 171.  
 — von *Sphaerita plasmophaga* (Wirt: *Amoeba sphaeronucleolus*) **47**, 418.  
 — von *Tetractinomyxon intermedium* IK. **50**, 169.  
 — von *Triactinomyxon ignotum* STOLC. **50**, 179.  
 — von *Zschokkella rovigensis* **45**, 395.
- Sporenanlage** von *Myxobolus destruens* SCHUURMANS STEKHOVEN **41**, 274.
- Sporenbildung** bei *Azotobacter chroococcum* **22**, 1.  
 — bei *Bacillus asymmetricus* **49**, 95.  
 — bei *Bacillus tachydromus* **49**, 95.  
 — von *Bacterium deliense* SWELLENGREBEL **31**, 279.  
 — von *Chlamydothrix ochracea* **28**, 272.  
 — von *Chromulina* **48**, 201.  
 — von *Chromulina spec.* **48**, 202.  
 — bei *Chrysopsis* **48**, 201.  
 — von *Cristispira tapetos* SCHELLACK **29**, 279.  
 — bei *Drepanospira Mülleri* **22**, 263.  
 — bei *Eimeria Arloingi* **42**, 391.  
 — von *Eimeria stiedae* **28**, 12.  
 — bei *Ichthyosporidium giganteum* **33**, 68.  
 — bei *Leptotheca coris* **40**, 126.  
 — bei *Mallomonas mirabilis* **48**, 202.  
 — von *Monocystis ventrosa* **48**, 110.  
 — bei *Myxobolus swellengrebeli* SCHUURMANS STEKHOVEN **40**, 50.  
 — der Myxosporidien, Allgemeines **40**, 135.  
 — von *Neoactinomyxum globosum* GR. **50**, 180.  
 — bei *Ochromonas spec.* **48**, 202.  
 — bei *Octospora monospora* (*Microsporidia*) **35**, 129.  
 — von *Pyramidochrysis* **48**, 201.  
 — von *Sphaeractinomyxon gigas* GR. **50**, 173.  
 — bei *Sphaeractinomyxon stolci* C. et M. **50**, 170.  
 — von *Sphaerita amoebae* (Wirt: *Amoeba sphaeronucleolus*) **47**, 417.  
 — von *Sphaerita nucleophaga* MATTES (Wirt: *Amoeba sphaeronucleolus* und *Amoeba terricola*) **47**, 423.

1) Siehe auch bei „Cysten“ und „Encystierung“.

- Sporenbildung** von *Triactinomyxon magnum* GR. 50, 179.  
 — von *Triactinomyxon* sp. LÉGER 50, 179.  
 — bei *Zschokkella rovinensis* 45, 394.  
**Sporenhüllen** von *Neoaetionomyxon globosum* GR. 50, 180.  
 — von *Tetractinomyxon intermedium* IK. 50, 168.  
**Sporoblasten** von *Tetractinomyxon intermedium* IK. 50, 168.  
**Sporocyste** von *Karyolysus* 42, 242.  
**Sporodukte** von *Gregarina blattarum* 40, 87.  
**Sporogonie** von *Lankesterella minima* 41, 176.  
 — von *Thelohania legeri* HESSE 49, 152.  
**Sporokinetenbildung** bei *Karyolysus* 42, 225.  
**Sporozoit** von *Karyolysus* 42, 243.  
 — von *Tetractinomyxon intermedium* IK. 50, 169.  
**Sporulation** bei *Noctiluca miliaris* 39, 184.  
 — der Oocysten von *Eimeria Arloingi*, Bedingungen der 42, 388.  
**Sprossung** von *Anthomyces Reukauffii* 48, 220.  
**Staborgan** von *Noctiluca miliaris* 42, 9.  
**Stachel** von *Trichomonas vaginalis* 42, 353.  
**Stachelbildung** an Desmidiaceenzygoten 46, 264.  
**Staphylokokken** als Futter in Protozoenkulturen 49, 123.  
*Staszcicella dinobryonis* WOLOSZYNSKA 45, 145.  
**Statische Organellen** von *Trichomonas* 33, 135.  
**Statocystentheorie** der Geotaxis bei *Paramecium caudatum* 45, 79.  
**Staubanalyse** (auf Protozoen), Technik 28, 328.  
*Staurostrum hirsutum*, Stachelbildung der Zygote 46, 265.  
*Steinina ovalis*, Cytologie 43, 364.  
**Steinschnäztertrypanosom**, Cytologie 45, 248.  
**Stemmwirkung** bei der Kernteilung von *Actinophrys sol* 46, 55.  
*Stenophora juli* FRANTZ. (aus *Julus herculei*) Bewegung 27, 262.  
 — Merotomie 29, 2.  
 — Regeneration 47, 169.  
**Stentor**, cytologische Technik für die Untersuchung der Konjugation 28, 366.  
 — *coeruleus* EHRBG., Konjugation 28, 365.  
 — Depression 45, 362.  
 — Hungerwirkung 27, 143.  
 — Kernplasmarelation 27, 143; 45, 344.  
 — Kultur 45, 345.  
 — Microformen 45, 374.  
*Stentor coeruleus* EHRBG., Plasmabau 45, 359.  
 — Spiralbewegung 50, 269.  
 — Teilung 45, 366.  
 — *igneus* EHRBG., Spiralbewegung 50, 269.  
 — *polymorphus* O. F. MÜLL. 43, 277.  
 — Konjugation 28, 376.  
 — Spiralbewegung 50, 269.  
*Stephanosphaera pluvialis* 43, 276.  
**Stertilzucht** von Amöben 49, 131.  
 — von *Colpoda cucullus* 49, 129.  
 — von *Colpoda Steini* 49, 129.  
 — von *Polytoma uvella* 49, 130.  
*Stichochaeta pediculiiformis* COHN, Spiralbewegung 50, 271.  
*Stictospora provincialis* LÉG. (aus *Melolontha* sp. [larva]), Bewegung 27, 262.  
**„Stiedasche Körperchen“** bei *Eimeria pfeifferi* 44, 78.  
**Stigma** bei *Chromulina ovalis* KLEBS 46, 282.  
 — von *Erythropsis agilis* 35, 37.  
 — von *Gonium pectorale* 49, 385.  
 — von *Uroglenopsis americana* CALKINS LEMMERM. 49, 268.  
**Stoffwechselgleichgewicht** bei *Eudorina elegans* 49, 459.  
**Stoffwechselprodukte**, Einfluß auf die Encystierung von *Vorticella microstoma* 47, 74.  
 — Wirkung der auf die Cystengröße bei *Actinophrys sol* 48, 411.  
*Streblomastix strix*, Cytologie (Ref.) 44, 274.  
**Strepsinemstadium** bei *Actinophrys sol* 46, 23.  
**Strombidien**, Vakuolenschicht 42, 370.  
**Strombidium**, Technik 32, 81.  
 — *buehringae* BUSCH, Morphologie 42, 373.  
 — *claparedi* S. K., Spiralbewegung 50, 269.  
 — *clavellinae* v. BUDDENBROCK, Morphologie 45, 129.  
 — *conicum forma brevitecta* 46, 203.  
 — — *elongata* 46, 203.  
 — *delicatissimum* (LEEGAARD) BUSCH, Morphologie 42, 372.  
 — *emergens* varietas *constanziense* BUSCH, Morphologie 42, 377.  
 — (*Laboea*) *conicum* (LOHMANN) WULFF, Morphologie 42, 365.  
 — *reticulatum* (LEEGAARD) BUSCH, Morphologie 42, 368.  
 — *mutocellum* BUSCH, Morphologie 50, 135.  
 — *reticulatum* (LEEGAARD) BUSCH 46, 204.  
 — *sulcatum* CLAP. et LACHM., Morphologie 41, 354.  
 — Trichocysten 41, 355.  
 — *testaceum* ANIGSTEIN 32, 79.  
 — *turbo*, Kernbau 21, 189.  
 — C. et L., Spiralbewegung 50, 269.

- Strombidium typicum*** LANKESTER, Spiralbewegung **50**, 269.  
 — *urceolare* STEIN, Sprialbewegung **50**, 269  
***Strombilidium gyrans***, Kernteilung **21**, 189.  
**Stützapparat** von *Ophryoscolex purkynjei* **32**, 150.  
**Stützfibrillen** von *Isotricha prostoma* **32**, 141.  
 — bei *Opalina ranarum* **44**, 299.  
**Stützgerüst** von *Troglodytella* **41**, 15.  
**Stützstrukturen** im Cytostom von *Paramaecium caudatum* **49**, 168.  
***Stylococcus*** CHODAT **38**, 24.  
***Styloceras longissimus*** REVERDIN **44**, 141.  
***Stylonychia***, Plazentenentwicklung **36**, 227.  
 — *mytilus* EHRBG., Cysten **47**, 93.  
 — — Excystierung **47**, 96.  
 — — Kernverhältnisse (in der Cyste) **47**, 94.  
 — — Spiralbewegung **50**, 272.  
 — *pustulata* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 272.  
 — — Struktur des Macronucleus **26**, 420.  
 — — Umstimmung **43**, 178.  
***Styloplotes appendiculatus*** EHRBG., Spiralbewegung **50**, 272.  
***Stylorhynchus longicollis*** F. St. (aus *Blaps mortisaga* L.), Bewegung **27**, 262.  
**Suctoria**, Spiralbewegung **50**, 260.  
**Süßwasseralgen**, Beziehungen zwischen Färbung und Assimilation (Ref.) **50**, 275.  
**Süßwasseramöben**, Technik für cytologische Untersuchung **25**, **32**, **29**, 233.  
 — Technik für Vitalfärbung **28**, 391.  
**Symbionten** von *Acanthocoris* spec. **47**, 361.  
 — von *Aleurodes* **39**, 34.  
 — bei Aleurodiden **26**, 48.  
 — von *Alydus calcaratus* **47**, 361.  
 — von *Anoplocnemis phasianus* **47**, 361.  
 — von *Aphanus alboacuminatus* **47**, 361.  
 — bei *Aphiden* **26**, 38.  
 — der Bettwanze **46**, 225.  
 — bei *Blattiden* **26**, 76.  
 — (Blaualgén) von *Gunnera macrophylla* (Ref.) **50**, 278.  
 — bei *Cicaden* **26**, 55.  
 — bei *Cicadelliden* **26**, 72.  
 — bei *Cocciden* **26**, 46.  
 — von *Dalcader* spec. **47**, 361.  
 — von *Elasmostethus interstinctus* **47**, 361.  
 — von *Elasmucha ferrugata* **47**, 361.  
 — von *Gastrodes abietis* **47**, 361.  
 — bei Hemipteren **26**, 1.  
 — von *Homoeocerus* spec. **47**, 361.  
 — Infektionsmodi **26**, 84.  
 — intrazelluläre, bei blutsaugenden Milben und Egelu **45**, 95.  
 — von *Liponyssus musculi* **45**, 102.  
**Symbionten** bei *Liponyssus saurorum* **45**, 96.  
 — von *Notonecta glauca* **47**, 367.  
 — von *Pentatoma* **47**, 355.  
 — von *Peritrechus geniculatus* **47**, 361.  
 — von *Physomerus parvulus* **47**, 361.  
 — von *Placobdella catenigera* **45**, 110.  
 — bei *Psylliden* **26**, 52.  
 — von *Pyrrhocoris apterus* **47**, 366.  
 — von *Rhyparochromas chiragra* **47**, 361.  
 — von *Syromastes* **47**, 360.  
 — Übertragung auf die Eizellen von *Acanthia lectularia* **46**, 232.  
 — der Wanzen **47**, 350.  
**Symbiontentheorie** der Chromatophoren **47**, 19.  
**Symbiose** blutsaugender Tiere mit Mikroorganismen **46**, 252.  
 — zwischen heterotrophen und autotrophen Organismen **47**, 19.  
 — der Ophryoscoleciden **41**, 26.  
 — von *Tocophrya quadripartita* mit *Epistylis plicatilis* **21**, 138.  
**Symbiotische Algen** **47**, 20.  
 — bei *Sphaerobactrum Warduae* **40**, 239.  
**Symbiotischer Bazillus** von *Vahlkampffia* sp. Nr. I (WHERRY) **31**, 80.  
**Symbiotische Blaualgén** **47**, 20.  
 — Schizophyceen **47**, 20.  
***Symploca muscorum*** (AP.) GOM. (Ref.) **47**, 319.  
 — — Cytologie **41**, 86.  
***Synactinomyxon tubificis*** STOLC **50**, 207.  
**Synapsis** bei *Volvox aureus* (Ref.) **44**, 144.  
**Synapsisstadien** bei *Actinophrys sol* **31**, 66.  
**Synecaryon** von *Chilodon cucullus* (O. F. M.) promitotische Teilung **49**, 297.  
 — der Ophryoscoleciden und Cycloposthiden **50**, 352.  
 — Terminologisches **27**, 16.  
**Synecaryonderivate**, prospektive Potenz der bei Ciliaten **50**, 421.  
**Synchytrien** **28**, 141.  
***Synchytrium achyroclines*** SPEGAZZINI **28**, 201.  
 — *alpinum* THOMAS **28**, 192.  
 — *anemones* (D.C.) WORONIN **28**, 193.  
 — *anomalum* SCHRÖTER **28**, 195.  
 — *asari* ARTHUR et HOLWAY **28**, 203.  
 — *athyrii* LAGERHEIM **28**, 203.  
 — *audinum* LAGERHEIM **28**, 202.  
 — *aurantiacum* G. TOBLER **28**, 186.  
 — *aureum* SCHRÖTER **28**, 179.  
 — auszuschließende Arten **28**, 224.  
 — *caricis* TRACY et EARLE **28**, 203.  
 — *collapseum* SYDOW **28**, 204.  
 — *decipiens* FARLOW **28**, 204.  
 — *dendriticum* FUECKEL **28**, 205.  
 — *echii* SPEGAZZINI **28**, 206.

***Synchytrium endobioticum* SCHILBERSZKY** **28, 167.**

- *fulgens* SCHRÖTER **28, 169.**
- *geranii* CLENDENIN **28, 170.**
- *globosum* SCHRÖTER **28, 196.**
- *Holwayi* FARLOW **28, 197.**
- *innominatum* FARLOW **28, 207.**
- *Johanssonii* JUEL **28, 207.**
- *laetum* SCHRÖTER **28, 186.**
- *mercurialis* (LIBERT) FÜCKEL **28, 198.**
- *montanum* ZOPF **28, 208.**
- *musci* REINSCH **28, 209.**
- *myosotidis* KÜHN **28, 187.**
- *Niesslii* BUBAK **28, 199.**
- *papillatum* FARLOW **28, 171.**
- *phegopteridis* JUEL **28, 210.**
- *pilificum* **28, 188.**
- *plurianeulatum* FARLOW **28, 210.**
- *potentillae* (SCHRÖTER) LAGERHEIM **28, 189.**
- *puerariae* MIYABE **28, 211.**
- *punctatum* SCHRÖTER **28, 200.**
- *punctum* SOROKIN **28, 190.**
- *pyriforme* REINSCH **28, 212.**
- *rubrocinctum* MAGNUS **28, 201.**
- *rugulosum* DIETEL **28, 214.**
- *Rytzii* SYDOW **28, 214.**
- *sanguineum* SCHRÖTER **28, 215.**

***Taeniocystis Légeri* COGNETTI DE MARTIIS** **23, 247.*****Taubenococcid (Cocc. pfeifferi)* 44, 71.****Taumenkrankheit der Salmoniden 34, 217.****Technik für Amöben 34, 41.**

- für Anpassungsversuche an Medien von hohem und niederem osmotischen Druck **44, 241.**
- für Auslösung der Conjugation von *Paramaecium caudatum* **26, 277.**
- für Bakterienkern-Darstellung **33, 274.**
- für die Bestimmung von Monocystideen **48, 12.**
- für die Bestimmung des spezifischen Gewichtes von Hefen **46, 349.**
- für Bewegung der Gregarinen **27, 261.**
- für Ciliendarstellung von *Blepharisma undulans* **48, 274.**
- (experimentelle und cytologische) für *Chloromyxum leydigii* **37, 279.**
- für *Chloromyxum leydigii* (Infektionsversuche) **24, 158.**
- cytologische, für Acanthocystideen **48, 439.**
- — für *Acanthocystis myriospina* **48, 456.**
- — für Actinomyxidien **50, 144.**
- — für *Actinophrys sol* **46, 6.**
- — für *Amoeba sphaeronucleolus* GREEFF **47, 389.**

***Synchytrium scirpi* DAVIS** **28, 216.**

- *shuteriae* P. HENNINGS **28, 216.**
- *stellaria* FÜCKEL **28, 175.**
- *succisae* DE BARY et WORONIN **28, 176.**
- *taraxaci* DE BARY et WORONIN **28, 172.**
- *trichophilum* CORRENS et G. TOBLER **28, 174.**
- *ulmariae* TOBLER-WOLFF **28, 191.**
- *vaccini* THOMAS **28, 217.**
- *viride* SCHNEIDER **28, 218.**
- *wurthii* RYTZ **28, 178.**
- zweifelhafte Arten **28, 218.**

***Syncrypta volvox* EHRENBERG** **46, 332.*****Synechococcus endobioticus* ELENK. et HOLLERBACH** **50, 90.*****Synura*, Übergangsstadien zur rhizopodialen Form** **38, 22.**

- *uvella* EHRENBERG, Hüllenstruktur **25, 6.**
- — in Moortümpeln **48, 208.**
- — Palmellastadien **25, 171.**
- — Rhizopodenstadien **25, 158.**
- — Schwärmer **25, 156.**

***Syromastes*, Symbionten** **47, 360.****System der Protozoen** **30, 125.****Syzygien von Gregarinen, differente Farbaffinität der Gamonten** **43, 407.****Technik, cytologische, für *Amoeba terricola* GREEFF** **47, 389.**

- — für *Amoeba verrucosa* **25, 34.**
- — für Amöben **34, 143, 191; 37, 232; 49, 7.**
- — für Amöbencysten **35, 160.**
- — für *Arcella mitrata* **21, 165.**
- — für *Arcella vulgaris* **21, 165.**
- — für *Azotobacter chroococcum* **22, 3.**
- — für Bakterien **49, 398.**
- — für *Bertramia* (aus Rotatorien) **27, 49.**
- — für *Blepharisma undulans* **48, 274.**
- — für *Bodo lacertae* **43, 432.**
- — für *Chilomastix aulastomi* **43, 440.**
- — für *Chlamydomorphys minor* **43, 289.**
- — für *Chlamydothrix ochracea* **23, 245.**
- — für *Chlorogonium elongatum* **39, 10.**
- — für *Choanophrya infundibulifera* **48, 126.**
- — für *Collodictyon triciliatum* **43, 447.**
- — für *Coscinodiscus subbuliens* JÖRGENSEN (Ref.) **49, 305.**
- — für *Cristispira balbiani* **23, 102.**
- — für *Cristispira tapetos* **29, 281.**
- — für Cyanophyceen **41, 88.**
- — für Cysten von Ciliaten **47, 60.**
- — für *Dobellia binucleata* IKEDA **33, 207.**
- — für *Drepanospira Mülleri* **22, 252.**
- — für *Eimeria Arloingi* **42, 384.**

**Technik**, cytologische, für *Eimeria avium* **23**, 12.

- für *Eimeria Bracheti* GÉRARD **29**, 194.
- für *Eimeria gadi* FIEBIGER **31**, 98.
- für *Eimeria pfeifferi* **44**, 72.
- für *Eimeria stiedae* **28**, 10.
- für *Entamoeba tetragena* **24**, 165.
- für *Euglena limosa* GARD (Ref.) **49**, 301.
- für *Euglena viridis* **36**, 141.
- für *Euplotes* (fibrilläre Differenzierungen) (Ref.) **44**, 279.
- für *Glaucocystis nostochinearum* **47**, 6.
- für *Gloeochaete Wittrockiana* **47**, 14.
- für *Gregarina cuneata* (F. St.) **50**, 5.
- für Haplosporidien aus *Herpetocypris strigata* **42**, 308.
- für *Ichthyophonus hoferi* **34**, 222.
- für *Ichthyophthirius multifiliis* **21**, 69.
- für *Lagenophrys ampulla* **29**, 41.
- für *Lankestellera minima* **24**, 202.
- für *Leptomonas fasciculata* **49**, 220.
- für *Leptotheca coris* **40**, 115.
- für *Merocystis kathae* **23**, 146.
- für Microsporidien **49**, 148.
- für Monocystideen **22**, 22; **48**, 10.
- für *Monocystis rostrata* **22**, 23.
- für *Myxidium Lieberkühni* **45**, 289.
- für *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 178.
- für *Opalina* **44**, 287.
- für *Pamphagus hyalinus* **43**, 289.
- für *Paramaecium* **21**, 3; **33**, 2.
- für *Parapolytoma satura* JAMESON **33**, 23.
- für *Paraspirillum vejdoskii* **24**, 102.
- für *Pelomyxa palustris* **47**, 260.
- für *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ **47**, 327.
- für *Rhogostoma schüssleri* **43**, 289.
- für *Saccammina epurata* HIRSCH **27**, 221.
- für *Sarcocystis tenella* **22**, 240.
- für *Scenedesmus* **32**, 279.
- von Spirochäten **26**, 123.
- für Spirochäten aus Ascidien **29**, 24.
- für *Spirogyra* **45**, 173.
- für *Spirogyra mirabilis* **46**, 153.
- für *Spirulina* **43**, 464.
- für Süßwasseramöben **25**, 32; **29**, 233.
- für *Thalassicolla nucleata* **30**, 7.
- für *Theileria parva* **21**, 150.
- für *Thelohania legeri* **49**, 148.
- für Trichomonaden **33**, 121.
- für *Trichomonas vaginalis* **42**, 348.
- für *Trypanoplasma dendrocoeli* **32**, 172.
- für *Trypanoplasma heliciis* **21**, 104; **36**, 256.
- für *Trypanosoma brucei* **40**, 160.

**Technik**, cytologische, für *Trypanosoma rotatorium* **29**, 250.

- für *Trypanosoma theileri* **38**, 358.
- für Trypanosomen **45**, 245.
- für die Untersuchung der Conjugation von *Stentor* **28**, 366.
- für Wiederkäuferinfusorien **50**, 286.
- für Cytostomstrukturen von *Paramaecium caudatum* EHRLG. **49**, 165.
- für Fettnachweis bei *Paramaecium caudatum* **44**, 377.
- für Fettsäurenachweis bei *Paramaecium caudatum* **44**, 376.
- (histologische) für Flöhe **34**, 300.
- für *Folliculina ampulla* (Sammeln) **37**, 141.
- für Froschblutparasiten **31**, 170.
- für Gallertfädendarstellung von Flagellaten (Ref.) **48**, 526.
- für Geißelfärbung von Flagellaten (Ref.) **48**, 525.
- für Geotaxisversuche mit *Paramaecium caudatum* **45**, 12, 67.
- für *Glugea anomala* (Infektionsversuche) **42**, 404.
- für Glykogenbestimmung bei *Paramaecium caudatum* **44**, 376.
- für Glykogenachweis bei Flagellaten **22**, 372.
- für Glykogenachweis bei *Pelomyxa palustris* **47**, 260.
- für Gregarinen **43**, 363.
- für *Haemoproteus columbae* (Infektionsversuche) **35**, 318.
- für Hefen (Untersuchung der Sinkgeschwindigkeit) **46**, 349.
- für *Hemiclepsis* (Übertragungsversuche) **31**, 175.
- für Hühnerpest (Infektionsversuche) **41**, 193.
- für Hundeflöhe (Infektionsversuche) **48**, 140.
- für Hundeflöheparasiten **48**, 142.
- für *Ichthyophthirius multifiliis* (Infektionsversuche) **21**, 66.
- für *Karyolysus* (Infektionsversuche) **42**, 249.
- für Kerndarstellung bei Bakterien **49**, 89.
- (für den Nachweis) der komplementären chromatischen Adaptation **44**, 4.
- für Lebendbeobachtung der Befruchtung von *Actinophrys sol* **46**, 65.
- für Lebendbeobachtung von *Chloromyxum leydigi* **24**, 151.
- bei *Leucocytozoon ziemanni* (für Kulturen) **34**, 254.
- für *Liponyssus saurarum* (hystologische Untersuchung) **42**, 191.
- für *Liponyssus saurarum* (Infektionsversuche) **42**, 192.
- für *Mallomonas* **34**, 80.

**Technik** für Merotomieversuche an Gregarinen **29**, 2.

- für *Molluscum contagiosum* **21**, 215.
- für Myxosporidien **22**, 144.
- für die Nuclealreaktion **48**, 511.
- für osmotische Versuche bei *Opalina ranarum* **46**, 170.
- für Paraffineinbettung von einzelnen Ciliaten **26**, 422.
- für *Paramaecium* (Untersuchung der pulsierenden Vakuole) **48**, 345.
- für *Paramaecium* (Untersuchung der Schwimmbahn) **47**, 27.
- für Planktonfiltration (Ref.) **50**, 276.
- für Sarkosporidien **35**, 259.
- für Sauerstoffverbrauchsmessung von *Paramaecium* **44**, 100.
- für Schizphyceenfarbstoffe **44**, 28.
- für Sphäroplastendarstellung **38**, 283.
- für *Spirogyra* (Nucleoluslöslichkeit) **44**, 353.
- für Staubanalyse (auf Protozoen) **28**, 328.
- für *Strombidium* **32**, 81.
- für *Theileria parva* (Infektionsversuche) **21**, 148.
- für *Tocophrya quadripartita* **21**, 118.
- für Trichocysten-Untersuchungen von *Blepharisma undulans* **48**, 274.
- für Trichocystenuntersuchung **32**, 304.
- für Trichocysten-Untersuchungen von pflanzlichen Flagellaten **27**, 99.
- für *Trypanosoma lewisii* (Infektionsversuche) **25**, 386.
- für Übertragungsversuche mit Flöhen **34**, 297.
- für die Unterscheidung von lebenden und toten Sporen von *Sarcocystis tenella* **50**, 214.
- für Vitalfärbung von Süßwasseramöben **28**, 391.
- für Wiederkäuermagen-Parasiten **32**, 113.

**Teilung**, Abkuglung während der bei Amöben **25**, 45.

- des Achsenstabes von *Trichomonas vaginalis* **42**, 361.
- von *Bacillus asymmetricus* **49**, 98.
- von *Bacillus flexilis* DOBELL **49**, 425.
- von *Bacillus tachydromus* **49**, 97.
- von *Bicosoeca pocillum* **32**, 39.
- von *Blepharisma undulans* **48**, 260.
- von *Bodo lacertae* **43**, 437.
- von *Chlamydothrix ochracea* **28**, 254.
- von *Chloromyxum leydi* **37**, 293.
- der Cysten von *Chromulina smaragdina* GICKLHORN **44**, 222.
- von *Difaemus tunensis* GAEBEL **34**, 11.
- von *Eudorina elegans* **43**, 228.
- von *Euglena limosa* GARD (Ref.) **49**, 301.
- von *Folliculina ampulla* **37**, 162.

**Teilung** von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 54.

- von *Gonium pectorale* **49**, 386.
- von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 22.
- von *Leptomonas davidi* **34**, 112.
- von *Leptomyxa reticulata* GOODEY **35**, 85.
- der Macronuclei von *Opalina* **44**, 305.
- von *Mallomonas mirabilis* CONRAD **34**, 82.
- von *Noctiluca miliaris* **39**, 179; **42**, 58.
- von *Ochromonas fragilis* DOFLEIN **46**, 288.
- von *Opalina* **44**, 318.
- von *Peridineen* **39**, 232.
- progame, bei *Gregarina cuneata* **50**, 18.
- von *Pseudospirillum coprocola* ALEXEIEFF **50**, 27.
- von *Salpingoeca* **32**, 49.
- von *Solenophrya sacculus* PÉNARD **34**, 286.
- von *Stentor coeruleus* **45**, 366.
- von *Strombidium testaceum* ANIGSTEIN **32**, 101.
- von *Trichomonas vaginalis* **42**, 354.
- von *Uroglanopsis americana* CALCINS LEMMER. **49**, 268.
- von *Vampyrellidium vagans* **29**, 395.

**Teilungseysten** von *Alphamonas edax* **50**, 40.

— von *Amoeba Hertwigi* IVANIC **50**, 115.

**Teilungsdauer** bei Amöben **25**, 46.

**Teilungsdimorphismus** bei *Amoeba diplogena* BÉLAR **36**, 17.

**Teilungsfaktor** bei *Eudorina elegans* **43**, 250.

**Teilungshemmung** der Chromatophoren **38**, 47.

— der Chromatophoren bei *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 167.

**Teilungsmechanik** des Amöbenkerns (Ref.) **39**, 291.

**Teilungsphysiologie** von *Acanthocystis aculeata* **48**, 484.

— von *Blepharisma undulans* **48**, 281.

**Teilungspolymorphismus** bei *Monocercomonas orthopterorum* **36**, 250.

**Teilungsrate** von *Actinophrys sol* **48**, 386.

— von *Chlamydothrix minor* **43**, 296.

— von *Paramaecium* **43**, 96.

**Teilungsvorgänge** bei Trichomonaden **33**, 179.

**Telonema subtilis** GRIESSMANN, Morphologie **32**, 61.

**Telophatischer Längsspalt** der Chromosomen bei *Euglena viridis* **36**, 165.

**Telotrochidium** sp. **47**, 58.

**Temperatur**, Einfluß auf die Spiralbewegung von *Paramaecium* **50**, 249.

— Einfluß der auf die Nahrungsvakuolen von *Paramaecium caudatum* **21**, 48.

— Einfluß der auf die Encystierung von *Actinosphaerium* **40**, 190.

**Temperatur**, Wirkung der auf *Paramaecium* **27**, 214; **43**, 94.

**Temperaturresistenz** von *Paramaecium* **43**, 24.

**Tentakel** von *Apusomonas proboscidea* ALEXEIEFF **50**, 35.

— bei Dinoflagellaten **42**, 429.

— von *Noctiluca miliaris* **42**, 11.

— von *Tocophrya quadripartita* **21**, 121.

**Tetrachilomastix bengalensis** CHATTERJEE **46**, 373.

**Tetractinomyxon intermedium** IK., Entwicklungsgeschichte **50**, 146.

— IKEDA, Entwicklungszyklus **25**, 240.

— *irregulare* IKEDA **50**, 205.

**Tetramitidendiarrhoe** **34**, 1.

**Thalassicolla nucleata** **30**, 4.

— Technik für cytologische Untersuchung **30**, 7.

— *spumida* **30**, 4.

**Thalassiomastix atlantica** nov. gen. BUSCH **46**, 206.

**Thalassozantium** (?) **30**, 4.

**Thallochrysis** **43**, 482.

**Thaumatomastix** **44**, 128.

**Thaurilens denticulata** PAVILLARD **44**, 129.

**Thecamöben**, Längsteilung **43**, 313.

— Phäosomen **43**, 299.

**Theileria parva**, Entwicklungsgeschichte **21**, 143; **22**, 170.

— Technik für cytologische Untersuchung **21**, 150.

— Technik für Infektionsversuche mit **21**, 148.

— Vergleichendes **21**, 222.

**Thelohania legeri** HESSE, Autogamie **49**, 153.

— — — Centrosom **49**, 156.

— — — Chromatinemission **49**, 156.

— — — Chromosomen **49**, 156.

— — — cytologische Technik **49**, 148.

— — — Karyogamie **49**, 152.

— — — Kernteilung **49**, 149.

— — — konjugierte Kernteilung **49**, 153.

— — — pathogene Wirkung **49**, 158.

— — — Sporogonie **49**, 152.

— *varians* (Ref.) **33**, 315.

— — LÉGER 1897, aus *Simulium reptans* (= *S. ornatum*) **41**, 186.

— spec. (NÖLLER) aus der Larve von *Aedes nemorosus* **41**, 187.

**Thigmotaxis** bei *Trypanoplasma helicis* **45**, 207.

**Tilina magna** GRUBER, Spiralbewegung **50**, 266.

**Tintinnopsis maculosa** MANSFELD, Morphologie **46**, 118.

**Tipula**, Parasiten von **32**, 267.

**Tocophrya musciola** PÉNARD **34**, 278.

**Tocophrya quadripartita**, Embryonalentwicklung **21**, 133.

— — Morphologie **21**, 117.

— — Symbiose mit *Epistylis plicatilis* **21**, 138.

**Tod**, Allgemeines **43**, 259.

**Todproblem**, Allgemeines **43**, 271; **49**, 456.

**Toluidinblau** für *Trypanoplasma dendrocoeli* **32**, 184.

**Tontonia appendiculariformis** FAURÉ-FREMIET **34**, 95.

**Torulaspora Delbrückii**, Sporenbildung **28**, 69.

— *Rosei* GUILLIERMOND, apogame Sporenbildung **28**, 67.

**Toxin** von Sacrosporidien **22**, 351.

**Toxoplasma canis** MELLO **27**, 195.

**Trachelius ovum** EHRENBERG, Spiralbewegung **50**, 267.

**Trachelocerca**, Bewegung **50**, 225.

— *olor* O. F. MÜLL., Spiralbewegung **50**, 267.

— *phoenicopterus* COHN, Spiralbewegung **50**, 267.

— *tenuicollis* QUENN., Spiralbewegung **50**, 267.

**Trachelomonas**, Eisenspeicherung bei (Ref.) **45**, 441.

— *abrupta* SWIRENKO **45**, 438.

— *amphora* CONRAD **44**, 403.

— — SWIRENKO **45**, 434.

— *Arnoldiana* SKVORTZOW **48**, 504.

— *bacillifera* PLAYFAIR **50**, 501.

— *bernardiensis* VISCHER **44**, 401.

— *charkowiensis* SWIRENKO **45**, 439.

— *coronara* PLAYFAIR **50**, 500.

— *cribrum* CONRAD **44**, 403.

— *cuneata* PLAYFAIR **50**, 503.

— *dubia* SWIRENKO **45**, 438.

— *elegans* CONRAD **44**, 405.

— *felix* SKVORTZOW **48**, 503.

— *Girardiana* PLAYFAIR **50**, 501.

— *hesperia* PLAYFAIR **50**, 502.

— *heterospina* SWIRENKO **45**, 435.

— *hexangulata* SWIRENKO **45**, 436.

— *hispida* in Moortümpeln **48**, 208.

— *Hystrix* Teiling **45**, 269.

— *inconstans* **45**, 269.

— *irregularis* SWIRENKO **45**, 432.

— *Kelloggi* SKVORTZOW **48**, 503.

— *Komarowii* SKVORTZOW **48**, 503.

— *Kufferathi* CONRAD **44**, 404.

— *lanceolata* PLAYFAIR **50**, 503.

— *longicauda* SWIRENKO **45**, 437.

— *longicollis* WERMEL **48**, 206.

— — — in Moortümpeln **48**, 208.

— *margaritifera* CONRAD **44**, 402.

— *manchurica* SKVORTZOW **48**, 502.

— *mirabilis* SWIRENKO **45**, 433.

— *mucosa* SWIRENKO **45**, 437.

- Trachelomonas nigra* SWIRENKO 45, 433.**  
 — *planctonica* SWIRENKO 45, 431.  
 — *pseudobulla* SWIRENKO 45, 437.  
 — *pulchra* SWIRENKO 45, 433.  
 — *obovata* STOKES in Moortümpeln 48, 208.  
 — *orenburgica* SWIRENKO 45, 435.  
 — *ovalis* PLAYFAIR 50, 500.  
 — *ovoides* CONRAD 44, 404.  
 — *paucispinosa* PLAYFAIR 50, 501.  
 — *peridiniiformis* SKVORTZOW 48, 505.  
 — *poltavica* SKVORTZOW 48, 502.  
 — *rara* SKVORTZOW 48, 504.  
 — *robusta* SWIRENKO 45, 433.  
 — *rotundata* PLAYFAIR 50, 503.  
 — *silvatica* SWIRENKO 45, 439.  
 — *similis* STOKES var. *major* SWIRENKO 45, 438.  
 — *spiralis* PLAYFAIR 50, 503.  
 — — SKVORTZOW 48, 503.  
 — *splendida* PLAYFAIR 50, 501.  
 — *superba* SWIRENKO 45, 434.  
 — *tambowica* SWIRENKO 45, 436.  
 — *Torleyi* CONRAD 44, 404.  
 — *tuberosa* SKVORTZOW 48, 504.  
 — *tympanum* PASCHER 48, 505.  
 — *umbilicophora* CONRAD 44, 405.  
 — *volvocina* EHRBG., Beziehung zur Veränderung der Wasserstoffionenkonzentration 48, 211.  
 — — in Moortümpeln 48, 208.  
 — *volvocinopsis* SWIRENKO 45, 431.  
 — *Wislouchii* SKVORTZOW 48, 505.  
 — *zujewika* SWIRENKO 45, 435.  
***Trachysporidium Mülleri* STEMPPELL, Morphologie 42, 315.**  
 — *Pfefferi* STEMPPELL, Morphologie 42, 318.  
**Traubenzucker als Nährstoff für *Ochromonas granularis* DOFL. 44, 163.**  
***Treponema*, Systematik 39, 76.**  
 — *buccale* 26, 152.  
 — *dentium* 26, 158.  
 — *icterogenes* 39, 62.  
 — *intermedium* DOBELL 26, 160.  
 — *minei* PROWAZEK 26, 147.  
 — *minutum* DOBELL 26, 151.  
 — *parvum* DOBELL 26, 151.  
 — *stylopygae* DOBELL 26, 149.  
 — *termitis* LEIDY 26, 144.  
 — *vivax* DOBELL 26, 148.  
***Triactinomyxon dubium* GRANAA 50, 207.**  
 — *ignotum* STOLC, Entwicklungsgeschichte 50, 156.  
 — *magnum* GRANATA, Entwicklungsgeschichte 50, 154.  
 — *mrazeki* MACK. et AD. 50, 207.  
 — sp. LÉGER, Sporenbildung 50, 179.  
***Tribonema*, Beziehung zu *Sideromonas confervarum* (Ref.) 48, 519.**  
**Trichochromidien von *Frontonia leucas* 32, 349.**  
**Trichocysten, Allgemeines 27, 120.**  
 — von *Blepharisma undulans* 48, 254.  
 — von *Chilomonas paramaecium* 25, 298; 36, 287.  
 — von *Frontonia leucas* 32, 299.  
 — bei *Paramaecium caudatum* 21, 1.  
 — von pflanzlichen Flagellaten 27, 99.  
 — von *Strombidium conicum* 42, 366.  
 — von *Strombidium mucotectum* BUSCH 50, 135.  
 — von *Strombidium reticulatum* 42, 372.  
 — von *Strombidium sulcatum* 41, 355.  
 — von *Strombidium testaceum* ANIGSTEIN 32, 89.  
**Trichocystenähnliche Gebilde bei Flagellaten 27, 94.**  
**Trichocystenuntersuchung, Technik 32, 304.**  
***Trichomastix*, Cysten 26, 254.**  
 — *ruminantium* BRAUNE 32, 125.  
***Trichomitus termitidis*, Cytologie (Ref.) 44, 274.**  
**Trichomonaden, cytologische Technik 33, 121.**  
 — (des Menschen), Cystenbildung 23, 97.  
 — Systematik 33, 125.  
 — Teilungsvorgänge 39, 107.  
***Trichomonas augusta* 33, 119.**  
 — — Kernteilung 29, 355.  
 — — Nomenklatorisches (Ref.) 44, 273.  
 — *caviae* 33, 119.  
 — — Morphologie 44, 115.  
 — *flagelliphora* FAUST (aus *Cavia cobayaa*) 44, 117.  
 — *hominis*, Nomenklatorische (Ref.) 44, 273.  
 — *mirabilis* KUCZYNSKI 39, 122.  
 — *muris* 33, 119.  
 — — Cystenbildung 40, 290.  
 — *ruminantium* BRAUNE 32, 126.  
 — *vaginalis* DONNÉ, cytologische Technik 42, 348.  
 — — Kultur 42, 349.  
 — — Morphologie 42, 347.  
***Trichonympha campanula* KOFOID et SWEZY, Cytologie (Ref.) 44, 275.**  
**Trichonymphen, Homologie des „Calix“ 49, 107.**  
***Trichorhynchus pulcher* SCHN. (aus *Scutigera* sp., Bewegung 27, 262.**  
***Trichosphaerium Sieboldi*, Nahrungs-auswahl 49, 181.**  
***Trinastigamoeba philippinensis* WHITMORE, Morphologie und Entwicklungsgeschichte 23, 85.**  
***Trinema enchelys* in Kultur aus Pferdekot 48, 330.**  
***Tristeza* 50, 443.**  
 — Veränderung der roten Blutkörperchen bei 50, 460.

- Trockenformen** von *Amoeba sphaero-nucleolus* GREEFF 47, 394.  
 — von *Amoeba terricola* GREEFF 48, 394.  
**Trogloidyrella** *abrassarti acuminata*, Morphologie und Biologie 41, 6.  
**„Trophochromatin“**, Allgemeines 27, 188.  
**Trophonia** *plumosa* als Wirt von *Myriospora trophoniae* LERMANTOFF, 32, 205.  
**Tropicaparasit**, Befruchtung 35, 146.  
 — Kultur 35, 139.  
**Trypanoplasma**, Geißelsäckchen 38, 100.  
 — *carassii*, Ektoparasitismus (Ref.) 44, 273.  
 — *dendrocoeli*, cytologische Technik 32, 172.  
 — — FANTHAM, Morphologie, Teilung, Infektion 32, 171.  
 — *helicis*, Kultur 45, 232.  
 — — Morphologie und Teilung 21, 103; 36, 255.  
 — — Technik für cytologische Untersuchung 21, 104; 36, 256.  
 — — Zeugungskreis 36, 255.  
 — *intestinalis* 26, 416.  
**Trypanosoma** GRUBY, Beziehung zu *Leukocytozoon* 26, 265.  
 — — Systematik 29, 328.  
 — bei japanischen Vögeln 24, 124.  
 — *avium majus* 34, 204.  
 — *brodeni* J. RODHAIN, C. PONS, F. VANDENBRANDEN et J. BEQUAERT 29, 261.  
 — *brucei*, cytologische Technik 40, 160.  
 — — Teilung 40, 158.  
 — — Unterscheidung von *Trypanosoma rhodesiense* (Ref.) 42, 439.  
 — — Variabilität 35, 1.  
 — — Verhalten im Hundefloh 48, 170.  
 — *congolense*, Variabilität 35, 19.  
 — *criceti* LÜHE 25, 377.  
 — *dimorphon*, Kernteilung 38, 97.  
 — *Dohrni* 27, 6.  
 — *equiperdum*, Kernteilung 38, 97.  
 — — Verhalten im Hundefloh 48, 172.  
 — *equinum*, Verhalten im Hundefloh 48, 171.  
 — *Evansi* STEEL 26, 255.  
 — *gambiense* in afrikanischem Großwild 32, 395.  
 — *inopinatum* 36, 1.  
 — *leptodactyli* CARINI, Schizogonie 24, 81.  
**Trypanosoma lewisi**, Kernstruktur 31, 25.  
 — — Kernteilung 29, 336.  
 — — Technik für Infektionsversuche 25, 386.  
 — — Übertragung 25, 386; 34, 295.  
 — — Übertragung auf Affen 48, 166.  
 — — Verhalten im Hundefloh 25, 410; 48, 153.  
 — *loxiae*, Kultur 41, 160.  
 — — Morphologie und Kultur 41, 160.  
 — — Übergang von der *Crithidia*-Form zur Trypanosomenform 41, 161.  
 — *noctuae*, Übertragung 35, 197.  
 — *rhodesiense* 35, 21.  
 — — Kernstruktur 31, 22.  
 — — Unterscheidung von *Trypanosoma brucei* (Ref.) 42, 439.  
 — *rotatorium* 29, 248.  
 — — Kultur 29, 251; 31, 190, 249.  
 — — Morphologie und Immunität 31, 242.  
 — — Morphologie und Übertragung 31, 177.  
 — — Technik für cytologische Untersuchung 29, 250.  
 — — Übertragung 28, 313.  
 — *talpae* 32, 258.  
 — *theileri*, cytologische Technik 38, 358.  
 — — Kernteilung 38, 355.  
 — — Kultur 38, 357.  
 — *undulans* 36, 3.  
 — — Kultur 36, 3.  
 — *Yakimovi* 27, 8.  
**Trypanosomen** aus afrikanischen Vögeln 29, 261.  
 — Blepharoplast der, Verhalten zur Nuclealreaktion 48, 513.  
 — cytologische Technik 45, 245.  
 — Fortpflanzungsphysiologie 31, 202.  
 — Kerne der, Verhalten zur Nuclealreaktion 48, 509.  
 — (aus Vögeln), Kultur 45, 243.  
 — pathogene, mechanische Übertragung 48, 173.  
 — — Verhalten im Hundefloh 48, 173.  
 — Wachstumsformen auf Agar 45, 258.  
**Trypanosomenform** von *Trypanosoma loxiae* in Kultur 41, 161.  
**Trypanosomidae** DOFLEIN, Systematik 29, 313.  
**Trypanosomiden**, Nomenklatur 31, 18.  
**Tüpfel** von *Chorda filum* 47, 311.

**Überkältung** der Protozoen 49, 433.  
**Überreife** der Präconjuganten bei Ophryoscoleciden und Cycloposthiiden 50, 386.  
**Überstürzte Teilungen** bei *Eudorina elegans* 43, 248.

**Überträger** von *Lankesterella minima* 31, 229.  
**Übertragung** der Anobien-Symbionten 42, 326.  
 — von *Coccidomyces dactylopii* 31, 306.

**Übertragung** von *Leptomonas davidi* **34**, 127.

— von Symbionten bei viviparen Cocciden und bei Psylliden **34**, 263.

— von *Trypanosoma lewisi* **25**, 386; **34**, 295.

— von *Trypanosoma lewisi* (durch den Hundefloh) **48**, 163.

— von *Trypanosoma rotatorium* **31**, 178.

*Ulochloris oscillans* PASCHER **37**, 191.

**Umstimmung** des Macronucleus bei *Paramaecium* **43**, 119.

— des Protoplasmas bei *Paramaecium* **43**, 93.

— bei *Stylonychia pustulata* **43**, 178.

**Umwandlung erwachsener Tiere** in Embryonen bei *Podophrya collini* ROOT **35**, 176.

**Undulierende Membran**, Homologie der bei Flagellaten und Spermien **49**, 105.

— von *Trichomonas* **33**, 137.

— von *Trichomonas vaginalis* **42**, 352.

— Saumgeißel bei *Ulochloris* **37**, 191.

**Ungeschlechtliche Fortpflanzung** von *Pelomyxa palustris* **33**, 265.

**Unsterblichkeit**, potentielle der Protozoen **43**, 258; **48**, 372.

*Urceolus Alenizini* MERESCHK. (?) **48**, 184.

— *cyclostomus* (STEIN) MERESCHK. **48**, 184.

*Vaginicola steineri* PENARD **45**, 429.

*Vahlkampfia* <sup>1)</sup>, Kultur **31**, 77; **35**, 155.

— in Kultur aus Pferdekot **48**, 322.

— Polkappen **49**, 63.

— *bistadialis*, Kernteilung (Ref.) **42**, 299.

— *calkensi* M. J. HOGUE **35**, 154.

— *debilis* JOLLOS **37**, 242.

— *dobelli* HARTMANN **37**, 249.

— *lacertae* HARTMANN **37**, 246.

— *limax* VAHLKAMPF in Kultur aus Pferdekot **48**, 331.

— *magna* JOLLOS **37**, 234.

— *tachypodia* in Kultur aus Pferdekot **48**, 327.

— spec. (JOLLOS) **37**, 246.

— sp.? aus *Tipula* **32**, 274.

— — Nr. I (WHERRY) **31**, 77.

**Vakuole**, kontraktile bei marinen Flagellaten **32**, 68.

**Vakuolenschicht** bei Strombidien **42**, 370.

*Vampyrella spirogyrae*, Nahrungsauswahl **49**, 183.

*Vampyrellidium vagans* **29**, 387.

— — Kultur **29**, 391.

*Urceolus Gobii* SKVORTZOW **48**, 184.

— *Pascheri* SKVORTZOW **48**, 184.

*Urocentrum turbo* O. F. MÜLLER, Bewegung **50**, 224.

— — Spiralbewegung **50**, 269.

*Uroglenopsis americana* (CALCINS) LEMMERM., Morphologie und Entwicklungsgeschichte **49**, 260.

— *apiculata* REVERDIN **44**, 135.

*Uroleptus agilis* ENGELM., Spiralbewegung **50**, 271.

— *piscis* O. F. MÜLL., Spiralbewegung **50**, 271.

— *rathulus* STEIN, Spiralbewegung **50**, 271.

*Uronema marina* DUJ., v. BUDDENBROCK, Morphologie **41**, 343.

— *marinum* DUJ., Spiralbewegung **50**, 268.

*Uronychia heinrothi* v. BUDDENBROCK, Morphologie **41**, 356.

— *transfuga* O. F. MÜLL., Spiralbewegung **50**, 272.

*Urostyla grandis* EHRBG., Kernteilung **21**, 203.

— — Mitochondrien **21**, 207.

— — Spiralbewegung **50**, 271.

*Urospora nemertis* KÖLL. (aus *Lineus lacteus*), Bewegung **27**, 262.

*Urotricha marina* MANSFELD, Morphologie **46**, 98.

**Ustilagineen** (Ref.) **32**, 411.

**Variabilität** von *Actinophrys sol* **48**, 387.

— bei *Anaplasma* **50**, 451.

— von *Anthomyces Reukanfii* **48**, 217.

— bei *Babesia* **50**, 451.

— von *Diplodinium bubalidis* **50**, 396.

— von *Diplodinium gracile* **50**, 393.

— Erhöhung der durch Conjugation **30**, 331.

— bei Infusorien **43**, 1, 166.

— von *Paramaecium* **43**, 18.

— von *Trypanosoma gambiense* **32**, 401.

**Variabilitätsverhältnisse** bei *Diffugia corona* **43**, 174.

**Variationsformen** von Peridineen **39**, 209.

*Vaucheria hamata*, Amöboide Zoosporen (Ref.) **50**, 277.

**Verbreitung der Süßwasserprotozoen** durch die Luft **28**, 323.

**Verdauung** bei *Amoeba sphaeronucleolus* **47**, 406.

— bei *Amoeba terricola* **47**, 406.

— von *Arcella* **21**, 177.

— von bakterienfressenden Protozoen **49**, 294.

— von *Cercomonas fusiformis* **49**, 401.

1) Siehe auch bei: „*Amoeba*“.

**Verdauung** bei Erdmöben **28**, 104.— bei *Leptomyxa* **49**, 127.— bei *Paramaecium caudatum* **21**, 43.— (Physiologie) von *Paramaecium caudatum* **49**, 207.— bei Präconjuganten und während der Conjugation von Ophryoscoleciden **50**, 309.— von *Tocophrya quadripartita* **21**, 127.— von *Vampyrellidium vagans* **29**, 393.**Verdauungseysten** von *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI **31**, 327.**Verdauungsvakuole** von Amöben **49**, 126.**Verdauungsversuche** mit *Bacillus mitochondrialis* ALEXEIEFF **49**, 401.— mit den Sporen von *Eimeria Arloingi* **42**, 393.**Verdauungsvorgänge** von Amöben **49**, 126.**Vererbung** bei Infusorien **43**, 1, 166.— von Schalenmißbildungen bei *Arcella polypora* **49**, 356.— bei Wiederkäuermageninfusorien **50**, 390.**Vererbbarkeit** experimentell erzeugter Vererbungen bei Schizophyceen **44**, 57.**Vergoldung** von Totalpräparaten (von Ciliaten) **29**, 41.— von Trypanosomen **29**, 250.**„Verjüngende Wirkung“** der Conjugation **30**, 329.— — der Fortpflanzung, Ersatz der, bei Amöben **49**, 449.**Verjüngung**, Allgemeines **43**, 259.— als Folgeerscheinung der Befruchtung bei *Actinophrys sol* **43**, 416.— durch Conjugation bei *Paramaecium* **44**, 99.— durch Zellteilung **43**, 276.**Verjüngungshypothese** der Befruchtung **43**, 258.**Verjüngungstheorie** der Befruchtung **43**, 378.— der Befruchtung, Allgemeines **43**, 421.**Verkieselung** der Cystenmembran von *Monas vulgaris* **43**, 192.**Vermehrungseysten** von *Alphamonas edax* **50**, 40.— von *Arachnula impatiens* CIENKOWSKI **31**, 330.— von *Trichomonas intestinalis* **23**, 98.**Verschmelzung** der Gameten bei *Actinophrys sol* **46**, 68.**Vestibulum** von *Paramaecium caudatum* **49**, 167.*Vibrio* METSCHNIKOFF als Futter in Protozoenkulturen **49**, 120.**Vielkernige Riesenform** von *Hartmannella Klitzkei* **49**, 30.**Vielkernigkeit** der Ciliaten, Allgemeines **50**, 422.**Virus** der Hühnerpest **41**, 195.**Vitalfärbung** von *Alphamonas edax* **50**, 39.— von *Amoeba sphaeronucleolus* GREEFF **47**, 390.— von *Amoeba terricola* GREEFF **47**, 390.— von Amöben **28**, 391.— der Amöbenpellicula **38**, 287.— bei *Arcella* **21**, 176.— von Cyanophyzen **41**, 60.— von *Noctiluca miliaris* **39**, 156.— von *Paramaecium caudatum* **21**, 44.— von *Polyangium parasiticum* GEITLER **50**, 83.— von Protozoen **38**, 304.— von *Tocophrya quadripartita* **21**, 127.**Vogeltrypanosomen**, Cytologie **45**, 241.— Kultur **45**, 243.**Volutin** bei *Anthomyces Reukauffii* **43**, 221.— bei *Bacillus tachydromus* **49**, 87.— bei Bakterien **24**, 78.— bei *Chilomonas paramaecium* **25**, 300.— bei *Karyolysus* **42**, 226.— bei *Ochromonas grqularis* DOFL. **44**, 159.— bei *Oscillatoria (limosa?)* **24**, 40.— bei *Spirochaeta plicatilis* **24**, 11.— bei *Trypanoplasma dendrocoeli* **32**, 180.**Volutinkörner** bei *Spirochaeta plicatilis* **24**, 13.**Volutinkugeln** der Cyanophyceen **41**, 106.*Volvox aureus*, Cytologie (Ref.) **44**, 143.— — Heliotropismus **25**, 5.— — Kultur (Ref.) **44**, 144.— — Umstülpung der jungen Kolonie (Ref.) **43**, 524.— — *globator*, Umstülpung der jungen Kolonie (Ref.) **43**, 524.— — *tertius*, Umstülpung der jungen Kolonie (Ref.) **43**, 524.**Vorkernbildung** von *Actinophrys sol* **46**, 31.**Vorticella alba** FROM., Spiralbewegung **50**, 269.— *campanula* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 269.— *citrina* EHRBG., Spiralbewegung **50**, 269.— *convallaria*, Cytostom **49**, 176.— *cratera* S. K., Spiralbewegung **50**, 269.— *fasciculata* O. F. MÜLL., Spiralbewegung **50**, 269.— *microstoma*, Encystierung (Morphologisches) **47**, 61.— — Encystierung (Physiologisches) **47**, 73— — Keimung der Cysten (Morphologie) **47**, 69.— *nebulifera* FROM., Spiralbewegung **50**, 269.— *nutans* O. F. MÜLL., Spiralbewegung **50**, 269.— *striata* DUJ., Spiralbewegung **50**, 269.**Vorticellinen**, freischwimmende **47**, 55.

- Wabenstruktur** bei *Frontonia leucas* **32**, 318.
- Wachstumsfaktor** bei *Eudorina elegans* **43**, 250.
- Wachstumsform** von Amöben auf Platten **37**, 180.  
— von Trypanosomen auf Agar **45**, 258.
- Waldohreulentrypanosom**, Cytologie **45**, 248.
- Wanzen**, Bakteriensymbiosen **47**, 350.
- Wasserstoffionenkonzentration**, Beziehung zur Regeneration **47**, 227.  
— Einfluß der auf *Acanthocystis aculeata* **48**, 440.  
— Einfluß auf Algen (Ref.) **48**, 521.  
— Einfluß auf die Encystierung von *Vorticella microstoma* **47**, 74.
- Xanthophyll** bei *Haematococcus pluvialis* (Ref.) **49**, 135.
- Xenococcus acervatus* S. et G. **50**, 105.  
— *Chaetomorphae* S. et G. **50**, 106.  
— *Cladophorae* (TILDEN) S. et G. **50**, 105.
- Zahlenreduktion** der Chromosomen bei *Paramecium* (Ref.) **44**, 277.
- Zahn** von *Noctiluca miliaris* **42**, 14.
- Zeitfärbung** mit Eisenhämatoxylin nach NÖLLER (Ref.) **44**, 272.
- Zelleriella** (Ref.) **49**, 142.
- Zelligkeit** der Bakterien **28**, 292.
- Zellkern**, Allgemeines **41**, 74.
- Zellkerne** der Cyanophyceen **41**, 106.
- Zellsaft** von *Noctiluca miliaris* **42**, 22.
- Zellteilung**<sup>1)</sup> von *Acanthocystis aculeata* **48**, 453.  
— Beziehung zur Kernteilung **43**, 348.  
— von *Coscinodiscus subbuliens* JÖRGENSEN (Ref.) **49**, 305.  
— der Cyanophyceen **41**, 138.  
— von *Gonium pectorale* **49**, 386.  
— Hemmung bei *Paramecium* **27**, 10.  
— bei *Ochromonas granularis* DOFLEIN **44**, 168.  
— von *Rhizoclonium hieroglyphicum* KÜTZ **47**, 334.  
— von *Urogenopsis americana* CALCINS LEMMERM. **49**, 268.  
— Verjüngung durch **43**, 276.
- Zellteilungsmechanik** **43**, 345.
- Zentralkorn** der Acanthocystideen, Unabhängigkeit der Mitose vom **48**, 467.  
— von *Acanthocystis aculeata* **48**, 445.  
— von *Acanthocystis myriospina* PENARD **48**, 456.  
— von *Astrodisculus radians* **48**, 455.  
— der Cyanophyceen **41**, 106.
- Wellheimia pfeifferi* PASCHER, Axopodium **38**, 14.
- v. Wettstein**, Nährlösung und Agar nach (Ref.) **44**, 148.
- Widerstandsfähigkeit** kultivierter Protoisten **43**, 17.
- Wiederkonjuganten** bei *Paramecium caudatum* **33**, 1.
- Wiederkäuferinfusorien**, cytologische Technik **50**, 286.
- Wiederkäuermagenparasiten** **32**, 111.  
— Technik **32**, 113.
- Wimpern** von *Blepharisma undulans* **48**, 254.
- Wimperreihenkonstanz** von *Blepharisma undulans* **48**, 253.
- Xenococcus Gilkegae* S. et G. **50**, 105.  
— *minimus* GEITLER **50**, 105.  
— *pyriformis* S. et G. **50**, 106.
- Xylose** als Nährstoff für *Ochromonas granularis* DOFL. **44**, 163.
- Zentralkorn** von *Dimorpha tetramastix* PENARD **50**, 487.
- Zentralkörper** der Cyanophyceen **41**, 98.
- Zentralplasma** von *Noctiluca miliaris* **42**, 20.
- Zentralspindel** bei *Eudorina elegans* **43**, 231.
- Zentralspindelfasern** der Micronuclei der Infusorien **31**, 70.
- Zentrenfrage**, Allgemeines **49**, 55.
- Zentrotaxis** von *Paramecium caudatum* **45**, 43.
- Zeugungskreis** von Actinomycydien **50**, 139.  
— von *Diffugia lobostoma* **37**, 93.  
— von *Dobellia binucleata* IKEDA **33**, 208.  
— von *Karyolysus lacertae* **42**, 193.  
— von *Trypanoplasma heliciis* **36**, 255.
- Zitterbewegung** von *Bacillus asymmetriacus* **49**, 87.  
— von *Bacillus tachydromus* **49**, 87.
- Zoophagus insidians** SOMMERSTORFF, Morphologie und Biologie (Ref.) **47**, 139.
- Zoopurpurin** bei *Blepharisma undulans* **48**, 252.
- Zoosporen**, amöboide, bei *Vaucheria hamata* (Ref.) **50**, 277.  
— von *Gloeodinium montanum* (KLEBS) **50**, 57.  
— von *Mallomonas mirabilis* CONRAD **34**, 85.  
— von *Sorastrum spinulosum* **47**, 443.
- Zoothamnium arbuscula** EHRLG., Spiralbewegung **50**, 270.

1) Siehe auch bei: „Teilung“.

- Zoothamnium marinum** MERESCHK.,  
Spiralbewegung **50**, 270.  
— *mutans* C. et L., Spiralbewegung **50**,  
270.
- Zottenanhang** von *Amoeba proteus* **38**,  
297.
- Zschokkella rovigensis** NEMECZEK, Mor-  
phologie und Entwicklung **45**, 390.
- Züchtung** von Amöben **25**, 30.
- Zuckerflagellaten** (Ref.) **42**, 306, **44**,  
146.
- Zuckerlösungen** als Nährstoff für *Ochro-*  
*monas granularis* DOFL. **44**, 162.
- Zweiteilung** bei *Toxoplasma canis* **27**,  
202.
- Zwergnucleolus** bei *Spirogyra setiformis*  
**45**, 163.
- Zygnemales**, Copulationsakt (Ref.) **46**,  
386.  
— Geschlechtsverhältnisse (Ref.) **46**, 386.
- Zygocystis cometa** STEIN **48**, 70.  
— *suecica* BERLIN **48**, 71.  
— — Haare **48**, 72.
- Zygosaccharomyces Chevalieri** GUILLIER-  
MOND, Befruchtung **28**, 57.
- Zygote**, Keimung der bei *Actinophrys sol*  
(Physiologie) **48**, 414.  
— von *Amoeba aquatilis* **29**, 237.  
— von *Gregarina cuneata* **50**, 24.  
— von *Tetractinomyxon intermedium* IK.  
**50**, 165.
- Zymogen** von *Alphamonas edax* **50**, 39.  
— bei *Bacillus mitochondrialis* ALEXEIEFF  
**49**, 415.