

zwischen Hohen-Schönhausen und Weissensee. Spätere Fundorte auf *Festuca ovina duriuscula* L. Sp. pl. sind noch Treptow und der Friedrichshain. Auch *Lolium perenne* L. wird von dieser *Tilletia* heimgesucht, denn solche brandige Pflanzen konnte ich auf einem von Kothwagen befahrenen Feldwege zwischen Weissensee und der Verbindungsbahn im September beobachten. Die Sporen stimmen mit solchen von *Holcus mollis* L. ziemlich überein und scheinen nur bei *Festuca* noch etwas heller und unregelmässiger zu sein.

Januar 1878.

Ernst Ule.

Repertorium.

W. R. McNab,

On the Classification of the vegetable Kingdom.
(The Journal of Botany 1877.)

Verf. führt hier ein neues System des Gewächsreiches vor. Wie er selbst sagt, ist es mehr eine Modification der Systeme von Sachs und Prantl. Es besitzt jedoch seine Eigenthümlichkeiten, welche nicht ohne wissenschaftlichen Werth sind, der Beachtung verdienen und somit halten wir es im Interesse unserer Leser für geboten, dasselbe hier aufzunehmen. Leider ist es nur ein nacktes Skelett, ohne Fleisch und Blut. Einen weit höheren Werth würde es besitzen, hätte der Verfasser sein Arrangement wissenschaftlich motivirt.

SUB-KINGDOM I. THALLOPHYTA.

Class 1. SCHIZOPHYTA or PROTOPHYTA.

Order 1. Cyanophyceae or Phycochromaceae

Families. Chroococcaceae, Nostocaceae, Oscillatoriaceae,
Rivulariaceae, Scytonemaceae.

Order 2. Chlorophyllophyceae.

Families. Palmellaceae, Euglenaceae

Order 3. Schizomycetes.

Family. Bacteriaceae.

Order 4. Saccharomycetes.

Families. Saccharomyceae.

Class 2. ZYGOSPOREAE.

Order 5. Zoosporeae.

Families. Pandorineae, Hydrodictyae, Confervaceae,
Ulvaceae.

Order 6. Myxomycetes.

Order 7. Conjugatae.

Families. Zygnemaceae, Mesocarpeae, Desmidiaceae,
Diatomaceae.

Order 8. Zygomycetes.

Families. Mucorineae, Piptocephalidae, Chaetocladinae.

Class 3. OOSPOREAE.

Order 9. Coenobiaeae.

Family. Volvocineae.

Order 10. Sphaeropleae.

Order 11. Caeloblasteae.

Families. Vaucheriaeae, Caulerpaeae, Chlorochytridiae, Chytridiaceae, Saprolegniaceae, Peronosporaeae.

Order 12. Oedogoniaceae.

Order 13. Fucaceae.

Order 14. Phaeosporaeae.

Class 4. CARPOSPORAE.

Order 15. Coleochaeteae.

Order 16. Florideae.

Order 17. Characeae.

Order 18. Ascomycetes.

Families. Erysiphei, Discomycetes, Tuberacei, Pyrenomyces, Lichenes.

Order 19. Aecidiomycetes.

Order 20. Ustilagineae.

Order 21. Basidiomycetes.

Sub-order 1. Gasteromycetes.

Sub-order 2. Hymenomycetes.

SUB-KINGDOM II. BRYOPHYTA.

Class 5. HEPATICAE.

Order 22. Ricciaceae.

Order 23. Anthoceroeteae.

Order 24. Marchantiaceae.

Order 25. Jungermanniaceae.

Class 6. MUSCI.

Order 26. Sphagna.

Order 27. Schizocarpaceae.

Order 28. Cleistocarpaceae.

Order 29. Stegocarpaceae.

Sub-order 1. Acrocarpaceae. Sub-order 2. Pleurocarpaceae

SUB-KINGDOM III. PTERIDOPHYTA.

Class 7. FILICINAE.

Order 30. Filices.

Families. Hymenophyllaceae, Polypodiaceae, Cyathaceae, Gleicheniaceae, Schizacaceae, Osmundaceae.

((Fossil) Sphenopterideae, Neuropterideae, Pecopteridae, Taeniopterideae, Dictyopteridae.)

Order 31. Marattiaceae.

Order 32. Ophioglossaceae.

Order 33. Rhizocarpeae.

Families. Salviniaceae, Marsileaceae.

Class 8. EQUISETINAE.

Order 34. Equisetaceae.

Families. Equisetaceae, (fossil, Calamariaceae).

Class 9. LYCOPODINAE.

Order 35. Lycopodiaceae.

Order 36. Ligulatae.

Families. Isoetaceae, Selaginelleae.

((Fossil) Lepidodendrac, Sigillaricae.)

SUB-KINGDOM IV. PHANEROGAMIA.

Class 10. ARCHIESPERMAE or GYMNOSPERMAE.

Order 37. Cycadeae.

Order 38. Coniferae.

Sub-order 1. Taxaceae.

Sub-order 2. Araucariaceae.

Order 39. Gnetaceae.

Class 11. MONOCOTYLEDONES.

Order 40. Helobiae.

Families. Lemnaceae, Naiadaceae, Hydrocharideae
Juncagineae, Alismaceae.

Order 41. Spadiciflorae.

Families. Typhaceae, Aroideae, Pistiaceae, Pandaneae,
Cyclanthaceae, Palmae.

Order 42. Glumaceae.

Families. Gramineae, Cyperaceae.

Order 43. Enantioblastae.

Families. Centrolepidae, Restiaceae, Eriocauloneae,
Xyrideae, Commelynaceae.

Order 44. Liliiflorae.

Families. Juncaceae, Liliaceae, Amaryllidaceae, Hypoxi-
daceae, Iridaceae, Taccaceae, Dioscoreae, Brome-
liaceae.

Order 45. Scitamineae.

Families. Marantaceae, Zingiberaceae, Musaceae.

Order 46. Gynandrae.

Families. Orchidaceae, Burmanniaceae.

Class 12. DICOTYLEDONES.

Sub-class 1. CHORIPETALAE.

1. Juliflorae.

Order 47. Piperinae.

Families. Piperaceae, Chloranthaceae.

Order 48. Urticinae.

Families. Urticaceae, Moraceae, Ulmaceae, Plantanaceae.

Order 49. Amentaceae.

Families. Betulaceae, Corylaceae, Cupulifrac.

2. Terebinthinae.

Order 50. Juglandinae.

Families. Myricaceae, Juglandaceae, Casuarineae, Balsamifluae.

Order 51. Rutinae.

Families. Terebinthaceae, Rutaceae.

3. Tricoccae.

Order 52. Tricoccae.

Families. Euphorbiaceae, Empetraceae.

4. Aphanocyclicae.

Order 53. Hydrobryinae.

Families. Podostemaceae, Callitrichaceae, Hippurideae, Ceratophyllaceae.

Order 54. Nymphaeinae.

Families. Nymphaeaceae, Nelumbiaceae, Cabombeae.

Order 55. Polycarpiceae.

Families. Myristicaceae, Lauraceae, Berberidaceae, Menispermaceae, Schizandraceae, Magnoliaceae, Anonaceae, Dilleniaceae, Ranunculaceae.

Order 56. Rhoeadinae.

Families. Papaveraceae, Sarraceniaceae, Fumariaceae, Cruciferae, Capparidaceae, Resedaceae.

? Order 57. Opuntinae.

Families. Mesembryanthemaceae, Cactaceae, Begoniaceae.

5. Eucyclicae.

Order 58. Parietales.

Families. Violaceae, Cistaceae, Droseraceae, Frankeniaceae, Loasaceae, Passifloraceae, Bixaceae.

Order 59. Guttiferae.

Families. Salicineae, Tamariscineae, Hypericaceae, Ternstroemiaceae, Dipterocarpeae, Aurantiaceae, Meliaceae.

Order 60. Frangulinae.

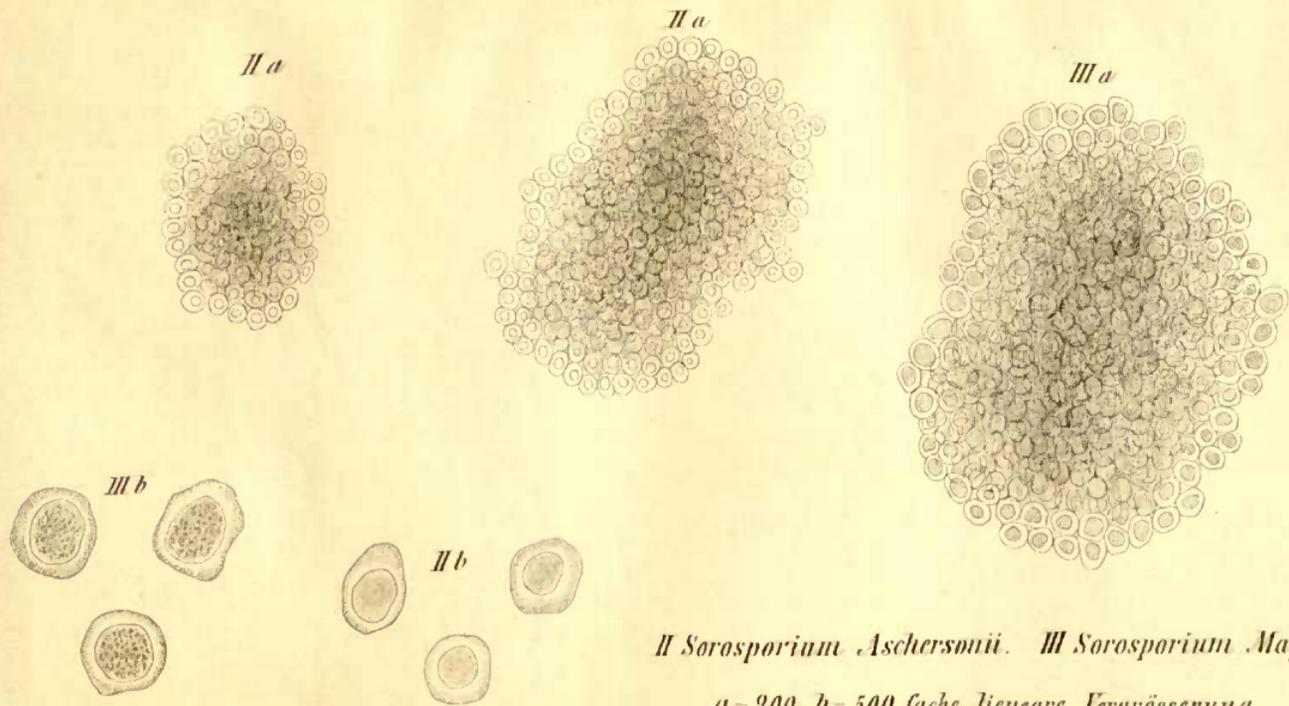
Families. Vitaceae, Rhamnaceae, Celastrineae, Aquifoliaceae, Hippocrateaceae.

Order 61. Aesculinae.

Families. Sapindaceae, Malpighiaceae, Tropaeolaceae, Polygalaceae.

Order 62. Gruinales.

Families. Balsaminae, Oxalideae, Zygophyllaceae, Linaceae, Geraniaceae.



II Sorosporium Aschersonii. III Sorosporium Magnusii.

a = 200. b = 500 fache lineare Vergrößerung.

- Order 63. Columniferae.
Families. Byttneriaceae, Tiliaceae, Malvaceae.
6. Centrospermae.
- Order 64. Polygoninae.
Family. Polygonaceae.
- Order 65. Caryophyllinae.
Families. Nyctagineae, Chenopodiaceae, Amarantaceae,
Caryophyllaceae, Phytolaccaceae, Portulacaceae.
7. Calyciflorae.
- Order 66. Serpentariae.
Families. Aristolochiaceae, Nepenthaceae, Rafflesiaceae.
- Order 67. Santalinae.
Families. Santalaceae, Loranthaceae, Balanophoraceae.
- Order 68. Thymelinae.
Families. Thymelaeaceae, Elaeagnaceae, Proteaceae.
- Order 69. Umbelliflorae.
Families. Cornaceae, Araliaceae, Umbelliferae.
- Order 70. Saxifraginae.
Families. Elatinaceae, Crassulaceae, Saxifragaceae,
Ribesiaceae.
- Order 71. Myrtiflorae.
Families. Gunneraceae, Haloragchidae, Rhizophoraceae,
Onagraceae, Combretaceae, Melastomaceae, Lythra-
ceae, Myrtaceae.
- Order 72. Rosiflorae.
Families. Monimiaceae, Pomaceae, Rosaceae, Poteriaceae,
Dryadaceae, Spiraeaceae, Amygdalaceae.
- Order 73. Leguminosae.
Families. Mimosaceae, Caesalpiniaceae, Papilionaceae.
Sub-class 2. GAMOPETALAE.
- Order 74. Primulinae.
Families. Primulaceae, Myrsineae, Plumbagineae.
- Order 75. Diospyrinae.
Families. Sapotaceae, Ebenaceae.
- Order 76. Bicornes.
Families. Epacridaceae, Ericaceae, Vacciniaceae, Rho-
doraceae, Hypopityaceae.
- Order 77. Diandrae.
Families. Oliaceae, Jasminaceae.
- Order 78. Contortae.
Families. Gentianaceae, Apocynaceae, Asclepiadaceae.
- Order 79. Tubiflorae.
Families. Convolvulaceae, Polemoniaceae, Hydrophylla-
ceae, Boraginaceae, Solanaceae.
- Order 80. Labiatiflorae.
Families. Labiatae, Scrophulariaceae, Lentibulariaceae,

Gesneriaceae, Bignoniaceae, Acanthaceae, Verbena-
ceae, Plantaginaceae.

Order 81. Campanulinae.

Families. Campanulaceae, Lobeliaceae, Stylidiaceae,
Goodeniaceae, Cucurbitaceae.

Order 82. Aggregatae.

Families. Rubiaceae, Caprifoliaceae, Valerianaceae,
Dipsacaceae, Compositae.

Schlesische Gesellschaft für vaterländische Cultur.

Botanische Section.

(Sitzung vom 29. November 1877.)

Herr Gutsbesitzer Fiedler zeigt *Medicago maculata* und *M. denticulata*, aus einem Gerstenfelde bei Mittelwalde, auf dem früher Luzerne gestanden hatte, deren Samen aus Erfurt bezogen war.

Prof. Cohn theilt mit, dass ihm in diesem Jahre wiederum vom Kreisthierarzt Gütlich in Namslau Fälle von Blutvergiftung bei Hunderten von Schafen nach Genuss von Lupinenfutter angezeigt worden seien. Bereits im vorigen Jahre hatte Vortragender darauf hingewiesen, dass die Lupinen einen Bitterstoff enthalten, dessen giftige Eigenschaften constatirt sind, und der dem giftigen Alcaloid des Wasserschiefelings (Coniin) nahe verwandt ist. Auf der andern Seite hat derselbe allerdings in den meisten Fällen, wo ihm verdächtiges Lupinenstroh zur Untersuchung vorgelegt war, die Anwesenheit von Sclerotien (Mutterkörnern) nachgewiesen, welche im Herbst noch unreif, als kleine schwarze Würzchen in Längsreihen dicht gedrängt, die Stengelrinde durchbrechen, während sie im Frühjahr ausgewachsen, mohn- bis senfkorngrosse schwarze Kügelchen im Innern oder warzige Knöllchen an der Oberfläche der Stengel bilden; es ist anzunehmen, dass diese Sclerotien zu einer *Peziza* gehören. In den dieses Jahr aus Namslau eingesendeten Lupinenstengeln finden sich jedoch keine Sclerotien, sondern andere, ebenfalls in schwarzen Flecken auftretende Pilzfruchtformen (*Pycniden*); doch ist zu bemerken, dass die Entscheidung der Frage, ob die Lupinen-Vergiftung dem Bitterstoff derselben oder parasitischen Pilzen zuzuschreiben sei, ausschliesslich nur auf chemischem resp. experimentellen Wege zu erlangen und von den agriculturchemischen Versuchsstationen zu erwarten ist.

Hierauf berichtete Herr Dr. Eidam über seine im Pflanzenphysiologischen Institute vorgenommenen Culturversuche der Lupinensclerotien. Wenn man die mit Sclerotien reichlich versehenen Lupinenstengel unter Glasglocken feucht erhält, so wächst neben einer Anzahl verschiedenartiger Conidienbildungen — zumal dem sogenannten Russthau angehörig, ferner Pleospora und anderen Sphaeriaceen — aus einzelnen Sclerotien, sowie aus den Stengeln selbst die zierliche Schimmelform der *Botrytis elegans* Lk. hervor. Die ovalen Sporen dieser *Botrytis*, welche also den Lupinensclerotien zugehört, waren leicht in Menge rein zu gewinnen; sie wurden in Nährlösungen und zwar ganz besonders in Pflaumendecoct ausgesät, welches ihrer weiteren Entwicklung äusserst förderlich war. Diese bestand darin, dass sie prall anschwellen, kuglig wurden und einen Keimschlauch entsendeten, der auf's Reichlichste sich verästelnd sehr bald ein septirtes Mycelium bildete, dessen letzte Ausläufer den Nährtropfen überschritten.

Durch fortgesetzten Zusatz neuer Nährlösung wurde das Mycel rasch grösser und schliesslich der ganze Objectträger von ihm vollständig überzogen. Es bestand aus dicken Hauptfäden und einer überaus grossen Menge sehr zarter seitlicher Zweige, die mit anderen benachbarten Hauptästen in Masse anastomosirten, so dass ein dichtes Netz von Hyphen der verschiedensten Dicke zu Stande kam. War hinreichend Nährlösung vorhanden, so konnte das Mycel in solchen Massen herangezogen werden, dass es den Boden grösserer Glasschalen ausfüllte; es verdickte sich beim Aelterwerden zu einer Haut, in welcher die primären Mycelfäden verschleimten und ihren Protoplasmavorrath auf Kosten der jüngeren Verzweigungen verloren hatten. In einem solchen Mycelgewirre ist es schwierig, sich zurechtzufinden und die Vorgänge klar zu beobachten, welche an demselben stattfinden. Man muss vielmehr für diesen Zweck die allzu üppige Entfaltung beschränken und es geschieht dies durch Cultur einer einzigen Spore in sehr verdünnter auf dem Objectträger flach ausgebreiteter Nährflüssigkeit. Die Art des Wachstums bleibt dann die nämliche, aber die Intensität desselben mässigt sich: auf's Schönste sieht man die merkwürdigen Anastomosen und die dadurch entstehenden Verflechtungen und man bemerkt, wie an zahlreichen Stellen eigenthümliche Organe zum Vorschein kommen.

Sowohl an den Enden als im Verlauf der Mycelfäden entstehen sitzende oder gestielte und kurz bleibende Ausstülpungen meist mit breiter Basis, vereinzelt oder in dichter Gruppe, so dass eng sprossende verworrene Knäuel in

grosser Anzahl und oft dicht bei einander gebildet werden. Jede der hervorsprossenden Zellen, die sich oft noch durch eine Scheidewand in ihrem Innern theilen oder sich seitlich verzweigen, endet mit einer conischen Zuspitzung und erhält dadurch das Aussehen einer Art von Basidie mit Sterigma, auf welcher letzterem ein kleines Knöpfchen erscheint, welches schliesslich als kugelförmiges mit glänzendem Kern versehenes Körperchen abgegliedert wird. Dieser Vorgang wiederholt sich oftmals und alle die zahlreichen Knäuelchen werden in Bälle von Massen der abgeschnürten kleinen Kugelzellen umgeben. Es konnte eine Keimung derselben nicht beobachtet werden; wir müssen sie als Organe betrachten, welche den bei anderen Ascomyceten, sowie bei Basidiomyceten beobachteten Stäbchen- und Kugelbildungen (Spermatien) analog sind. Nach der Entdeckung Stahl's bei *Collema* verhalten sich ähnliche Zellen ganz in derselben Weise, wie bei Florideen als männliche Befruchtungskörper: sie befruchten ein Trichogyn, indem sie mit dessen Spitze verschmelzen, worauf sich das Resultat der Befruchtung durch Veränderung des Trichogyns sowohl, als des wohl ausgebildeten Carpogoniums äussert, welches aussprosst und Ascii und Paraphysen entwickelt. Es fragt sich, ob auch auf dem *Botrytis*-Mycel solche Carpogone mit Trichogyne vorhanden sind, ob auch hier eine befruchtende Einwirkung der kleinen Kugelzellen zu beobachten ist. Die Untersuchung weiterer Bildungen auf dem Mycel muss darüber näheren Aufschluss geben.

Wenn das Mycel eine gewisse Ausdehnung gewonnen hat, so bemerkt man auf demselben schon makroskopisch grössere und kleinere gallertartige Erhabenheiten, welche anfangs kaum gelblich gefärbt sind, rasch an Grösse zunehmen und dabei erst bräunliche, endlich vollkommen schwarze Färbung annehmen. Es sind auf dem Mycel sehr zahlreiche solcher Anlagen vorhanden, die aber nur zum Theil zur Ausbildung gelangen. Die gebildeten compacten Massen sind anfangs von einem weissen Mycelfilz umgeben, sie individualisiren sich jedoch mehr und mehr selbstständig; ihre Grösse schwankt von 1 bis 2 Mill., oft sind zwei mit einander zusammengewachsen und ihre Gestalt ist rund oder länglich. Durchschnitte zeigen ein weisses Mark, aus völlig gleichartigen, aufs dichteste verflochtenen Hyphen mit gallertartig gequollener und verdickter Membran bestehend, nach aussen in eine mehrschichtige pseudoparenchymatische und schwarz gefärbte Rindenschicht übergehend. Wir haben es mit Sclerotien zu thun und zwar mit den nämlichen, wie sie auf den Lupinenstengeln vorkommen; es ist also mög-

lich, diese Sclerotien auf dem Wege künstlicher Cultur in grösseren Mengen herzustellen.

Die Entstehung der Sclerotien geschieht derart, dass an bestimmten Stellen des Mycels das Plasma sich anhäuft und in Folge dessen ein Aufschwellen einzelner Mycelhyphen stattfindet. Diese Hyphen verbinden sich zur Anlage des Sclerotiums, sie sind kurzgliedrig, fast torulös, sie ähneln auffallend dem Carpogonium bei Collema. Sie sind einer überaus üppigen und raschen Verzweigung fähig und indem sämtliche Verzweigungen kurz bleiben und sich auf's Engste vereinigen und durcheinanderwinden, bewirken sie das Entstehen des Sclerotiums. Ein Trichogyn wie bei Collema ist nicht vorhanden, eine Befruchtung von Seite der oben beschriebenen kleinen Kugelzellen ist demgemäss auch nicht in gleich schlagender Weise festzustellen. Es ist aber schwer, die Ansicht einer sexuellen Bedeutung dieser in ungeheurer Anzahl entstehenden Gebilde fallen zu lassen, die Kenntniss von Collema macht es vielmehr gerade auch für sie wahrscheinlich, dass sie Befruchtungskörper darstellen. Die Untersuchungen der Neuzeit haben eben gelehrt, dass bei den Pilzen in Betreff der Sexualität vielfach modificirte Verhältnisse vorkommen und unsere heutige Kenntniss ist noch zu lückenhaft, um ein klares Uebersichtsbild für die bald durch ausgeprägt differenzirte Geschlechtszellen, bald durch einfach vegetative Sprossung erfolgende Entstehung der Pilzfrüchte zu liefern.

Die Lupinensclerotien bilden wahrscheinlich nach einer Ruheperiode die Becher einer Peziza aus, es konnte bis jetzt aber deren Entwicklung noch nicht erzielt werden. Bei Culturen gingen zwar im Innern der Sclerotien Veränderungen vor sich, es entstanden grosse Drüsen von oxalsaurem Kalk, es kam jedoch nicht zur weiteren Fortentwicklung. Dagegen sprosseten manche Sclerotien wie auf den Lupinenspengeln derart aus, dass sie die Fruchträger der Botrytis elegans bildeten und dann von diesen allseitig auf ihrer Oberfläche umgeben waren. Dieselbe Schimmelform entwickelte sich auch aus Hyphen der cultivirten Mycelien in oft reichlicher Weise.

Prof F. Cohn hielt einen Vortrag über schwingende Fäden an den Drüsenköpfchen der Dipsacusblätter.

Bekanntlich sind die Blätter der Karden (Dipsacus) gegenständig und in der Regel an der Basis beckenartig verwachsen; in diesen Becken sammelt sich Regenwasser, welches Kerner als Schutzmittel der Pflanzen gegen Beraubung des Pollen durch unberufene Besucher, oder als

Wasserabsperrung der Blütenköpfchen betrachtet, während dieses Wasser von Anderen als ein Secret der Blattbasen bezeichnet wird. In der That sind letztere auf der Oberseite mit gestielten, birnförmigen Drüsen besetzt, deren Köpfchen aus 8 in der Mitte zusammenstossenden Zellen gebildet sind. Francis Darwin veröffentlichte vor einigen Monaten die Entdeckung, dass aus diesen Köpfchen dünne contractile Fäden hervortreten, welche er lang auswachsen sah und die er als protoplasmatische betrachtet. In Bestätigung und Erweiterung der Darwinschen Beobachtungen sah Vortragender am Scheitel und an den Seiten der Drüsenköpfchen fadenförmige Fortsätze einer weichen, biegsamen, homogenen, stark lichtbrechenden Substanz hervortreten, welche sich unter seinen Augen stetig verlängerten, krümmten und dabei langsam schwingende Undulationen zeigten, so dass sie an die Geisseln gewisser Infusorien erinnern. Unter Einwirkung der meisten Reagentien wurden diese Fäden fast plötzlich eingezogen und liessen nur ein Schleintröpfchen an der Spitze des Drüsenköpfchens zurück, welches nach einiger Zeit durch Vacuolenbildung schaumig wurde. Ganz ähnliche schwingende Fäden hat zuerst Hoffmann in Giessen in der botanischen Zeitung 1853 und 1856 beschrieben; er hatte sie aus den Gewebeelementen der Manschetten am Stiel des Fliegenpilzes und anderen Agaricus-Arten in grosser Anzahl hervortreten sehen; de Bary zeigte später, dass diese Fäden sich in Alkohol lösen, dass sie daher unmöglich aus Protoplasma bestehen können. Auch die Fäden der Drüsenköpfchen an *Dipsacus* werden, wie Fr. Darwin selbst angiebt, zum Theil in Alcohol gelöst. Die schwingenden Fäden der Pilzgewebe sind zu vergleichen mit dem von Virchow 1854 entdeckten Myelin, einer Substanz, die im Mark der Nervenfasern, Gehirn- und Rückenmark, aber auch in anderen gesunden und kranken Geweben (Milz, Lunge, Schilddrüsen, im Blut, Eiter, Eidotter u. s. w.) auftritt und durch Löslichkeit in Alkohol und Quellbarkeit im Wasser charakterisirt ist. Es ist anzunehmen, dass auch bei *Dipsacus* das Ausstrecken und Zurückziehen, sowie die schwingende Bewegung der Fäden auf Quellungserscheinungen eines Excrets zurückzuführen sind, welches sich zwischen den Zellen des Drüsenköpfchens unter der Cuticula ansammelt und durch Risse in den letzteren ausgepresst, durch Einwirkung wasserentziehender Reagentien aber schrumpft und wieder eingezogen wird.

F. Cohn, Secretär der Section.

L. Rabenhorst, Fungi europaei exsiccati. Cent. 24. Dresdae, 1877.

Die Centurie enthält von neuen und interessanten Pilzen folgende:

Polyporus velutinus Fr. eine blasse, ziemlich nackte Form. *Hydnum pudorinum* Fr., *Ascomyces polysporus* Sorok. in litt., *Rhytisma Lagerstroemiae* Rabb., *Peziza rufescens* n. sp. Schröter. Becher in Gruppen auf einem anfangs verbreiteten, später beschränkten, weissen, spinnwebartigen Filze aufsitzend, ungestielt oder am Grunde kreiselförmig eingezogen, anfangs krug-, später schüsselförmig, zuletzt flach ausgebreitet, 4—5 mm breit, aussen blassefleischfarben oder weisslich, mit spärlichem weissen Filze. Rand anfangs eingebogen, später ausgebreitet, glatt, dunkler als die Aussenfläche. Scheibe im frischen Zustande bräunlich, oft violett-bräunlich, im trockenen Zustande röthlich-lederfarben, weiss fast fleischfarben. Schläuche 8-sporig, cylindrisch etwa 145 (der sporenführende Theil 70 mm lang, 9—11 breit). Sporen einreihig, elliptisch, 11—12 mm lang, 8—9 breit. Membran glatt, zuletzt hellbräunlich. Inhalt gleichmässig. Paraphysen fadenförmig 2 mm dick, einfach, am Scheitel auf 5 mm verdickt, bräunlich. Auf halbverkohlten in Haufen zusammenliegenden Stengeln von *Solanum tuberosum*. *Peziza vinacea* Rabh. n. sp. *P. tota citrina* siccando fuscescens, cupularis, sessilis, primitus basi hyssocandido postea evanido cincta. Cupula patelliformis, 2—3 mm lata (rarius supra), extus puberula, subnuda, margine recto, sicco plerumque involuto, subtilissime crenulato. Hymenium jodo non reagens. Asci cylindrico-lineares, angusti. Sporae monostichae, ellipticae, achroae, 12—15 mk longae, plerumque 9 latae, episporio hyalino laevi. Paraphyses numerosae, crassiusculae, apice vix incrassatae, non coloratae. *Ombrophila*? *Kriegeriana* Rabenhorst n. sp. O? turbinata, demum profunde cyathiformis, tremula, distincte stipitata, olivacea, nuda, subnitens; margine initio inflexo, dein (humido) erecto-expanso denticulato, dentibus nigris; stipite subcrasso, solido, concolore; hymenio jodo olivaceo-nigrescente, superne fuscescente; ascis (maturis) elongatis, clavatis, deorsum stipitiforimi attenuatis, hyalinis, circa 96 mk longis (nunc paulo brevioribus nunc paulo longioribus), paraphysibus numerosis filiformibus crassiusculis longioribus intermixtis; sporis ellipsoideis, oblique monostichis, continuis, achrois, plerumque nucleo magno praeditis, 11 mk longis. — In Bezug auf die Gattung muss ich bemerken, dass ich den Pilz nur vorläufig seiner tremellenartigen Beschaffenheit halber zu *Ombrophila* gestellt habe, es wird besser sein,

ein besonderes genus zu bilden, zu dem ich den Namen *Kriegeria* vorschlage und die Species dann mit *olivacea* bezeichne.

(Fortsetzung folgt.)

Eingegangene neue Literatur.

Van Tieghem, Sur le développement de quelques Ascomycètes (Bulletin de la Soc. bot. de France. 1877.)

Derselbe, Sur le Bacillus amylobacter et son rôle dans la putréfaction des tissus végétaux. (ibid.)

N. A. Pedicino, Notizie intorno a Giuseppe de Notaris. Estr. dal Rendiconto della R. Ac. delle Sc. fis. e mat. fasc. 3. Marzo 1877.)

Grevillea. No. 37. September 1877. Enthält: M. C. Cooke and J. B. Ellis, New Jersey fungi (Forts.); J. M. Crombie, New British Lichens; W. Phillips and Charles B. Plowright, New and rare British Fungi.

Edouard Morren, La digestion végétale. Note sur le rôle des ferments dans la nutrition des plantes. Bruxelles, 1876.

V. A. Poulsen, Om svaermosporens spiring hos en art af slaegten Oedogonium. Hertil tavle 1.

W. M. Hamlet and Ch. B. Plowright, On the occurrence of oxalic acid in fungi. (Repr. from the Chemical News of Aug. 1877.)

J. Rostafinski und M. Woronin, Ueber Botrydium granulatum. Mit lith. Tafeln. Leipzig, 1877.

Frederick Habirshaw, Catalogue of the Diatomaceae with References to the various published descriptions and figures. New-York, 1877.

F. Arnold, Die Laubmose des fränkischen Jura. Regensburg, 1877. (Separatabdr. aus „Flora“ 1877.)

The American Journal of Microscopy, and popular Science. Vol. III. no 1. New-York, January, 1878.

P. A. Saccardo, Michelia Commentarium Mycologiae italicae. Patavii, Januar 1878.

Todesanzeige.

Den 8. Februar c. starb **Elias Fries** in einem Alter von 83 Jahren.

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Hedwigia](#)

Jahr/Year: 1878

Band/Volume: [17_1878](#)

Autor(en)/Author(s): Cohn Ferdinand Julius

Artikel/Article: [Repertorium. 21-32](#)