© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at

# Diptera.

Bearbeitet von Dr. **Benno Wandolleck.**

---

**Aldrich, J. M.** The Dipterous genera Tachytrechus and Macellocerus. Tr. Amer. ent. Soc. XXIII, p. 81—84.

**Alessandrini, G.** Un caso di myiasis per larve della Sarcophaga carnaria Meig. Boll. Soc. Rom. Zool. v., p. 194—197.

**Arkle, J.** The senses of insects. Entomologist 1896, p. 343—345.

**Austen, E. E.** (1). Necrophagous Diptera attracted by the odour of flowers. Ann. Nat. Hist. (6) XVIII, p. 237—240.

Verf. erhielt von dem Vorsteher des Botanical Department in Trinidad eine Kollektion von Dipteren, die in einer Blume von *Aristolochia gigas var. startevantii* gefangen waren. Die Blüthe dieser Pflanze hat einen starken Fleischgeruch, sodass sie sogar schon Geier angezogen hat. Da die Thiere nicht sehr gut erhalten waren, konnten sie nicht genau bestimmt werden. Es waren: 2 verschiedene *Lucilia* sp. ungefähr je 6 Exemplare, *Compromyia macellaria* F. 12 Exemplare. 1 *Tachine* gen. et sp. incert, 1 ♀ von *Musca domestica* L., 2 ♂ 2 ♀ einer *Sarcophaga* sp., 1 ♂ 6 ♀ von *Ophyra aenescens* Wiedem. *Musca domestica* war bis dahin nicht von Trinidad bekannt. Verf. macht noch einige biologische Bemerkungen über das Vorkommen von Dipteren in stark riechenden Blüthen.

— (2). Notes on a recent zoological expedition on the Lower Amazon. P. Zool. Soc. London. 1896, p. 768—779.

Von Dipteren wurden 476 Individuen erbeutet. Vielfach mit einem elektrischen Scheinwerfer, dabei wurde ein kleiner *Tabanus* und mehrere andere kleine Fliegen gefangen, die man gewöhnlich für Tagesthiere gehalten hat. Culiciden (Mosquito) sowie *Musca domestica* L. waren sehr zahlreich. Von Syrphiden wurde mit Ausnahme einer *Eristalis* sp. und Volucella *obesa* nichts gefangen. Eine möglicherweise neue sp. var. *Calobata* zeigte Mimicry mit einem *Cryptus* (Ichneumonide). Da aber *Cryptus* keinen Stachel hat und nur Larven angreift, so kann wohl von Schutz hierbei nicht die Rede sein.

**Baker, C. F.** (1). A new Typhlopsylla from Mexico. Canad. Ent. XXVIII, p. 85.

— (2). A new Pulex from Queen Charlotte Islands. Canad. Ent. XXVIII, p. 234.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



**Becker, T.** Dipterologische Studien IV. Ephydridae. Berlin. ent. Zeitschr. 1896, p. 91—276, Taf. IV—VII.

Verf. fasst die Familie der Ephydridae genau in derselben Begrenzung wie H. Loew. Sie scheint ihm auch nach dem Stande unserer heutigen etwas erweiterten Kenntniss eine durchaus angemessene und begründete zu sein. Nachdem er ein Schema für die vier Gruppen *Notiphilinae*, *Hydrellinae*, *Ephydrinae* und *Canace* gegeben hat, bringt Verf. Bestimmungstabellen der Gattungen dieser Gruppen.

Gruppen-Schema für die Familie der *Ephydridae*.

1. Discoidal- und hintere Basalzelle in eine einzige Zelle verschmolzen; Analzelle fehlend; Hülfsader an ihrem Ende mit der ersten Längsader verwachsen. Drittes Fühlerglied mehr oder weniger plattgedrückt, nicht kugelig . . . . . 2.
   Discoidal- und hintere Basalzelle getrennt; auch die Analzelle vorhanden; Hülfsader in ihrem ganzen Verlaufe von der ersten Längsader getrennt. Drittes Fühlerglied kugelig. *Canace* Halid.
2. Das zweite Fühlerglied gedornt, oder doch die Oberseite der Mittelschienen mit einigen starken Borsten *Notiphilinae* Lw.
   Das zweite Fühlerglied ungedornt, die Oberseite der Mittelschienen stets ohne starke Borsten . . . . . 3.
3. Mundöffnung klein; die Augen in der Regel mit deutlicher, selten mit undeutlicher Behaarung . . . *Hydrellinae* Lw.
   Mundöffnung gross; die Augen stets ohne deutliche Behaarung *Ephydrinae* Lw.

Gruppe der *Notiphilinae*.

1. Die Flügelrandader endigt an der dritten Längsader . . 2.
   Die Flügelrandader reicht bis zur vierten Längsader . . 3.
2. Auf der Stirn je zwei divergirende Frontorbitalborsten; letztes Abdominalglied des Männchens mit 2 langen nach oben gerichteten Borsten . . . . . *Dichaeta* Meig.
   Auf der Stirn nur je eine Frontorbitalborste. Letztes Abdominalglied des Männchens ohne solche Borsten *Notiphila* Fall.
3. Oberseite der Mittelschienen mit einigen Borsten . . . 4.
   Oberseite der Mittelschienen ohne Borsten . . . . . 5.
4. Flügelrandader an der Mündung der ersten Längsader mit einem Dorn. Clypeus stark vortretend. Beine von gewöhnlicher Länge . . . . . *Paralimna* Lw.
   Flügelränder ohne Dorn. Clypeus kaum vortretend. Beine verlängert . . . . . *Corythophora* Lw.
5. Erster und fünfter Hinterleibsring stark verkürzt; Hinterleib daher in beiden Geschlechtern scheinbar dreiringelig . . 6.
   Erster und fünfter Hinterleibsring nicht verkürzt oder dies nur bei den Männchen . . . . . 7.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



6. Hinterleib flach, scharf gerandet, nicht stark punktirt. Zweite Längsader gerade und kurz . . . . . *Trimerina* Macq.
Hinterleib stark gewölbt, Seitenränder abgerundet, stark punktirt. Zweite Längsader lang, an der Spitze bogenförmig einmündend . . . . . Cnestrum n. g.
7. Erster und fünfter Hinterleibsring bei den Männchen verkürzt 8.
Fünf deutliche Hinterleibsringe bei beiden Geschlechtern 9.
8. Schildchen mit 6 Borsten. Akrostikalbörstchen sehr dicht und unregelmässig gestellt. Präscutellarborsten fehlend; nur eine Sternopleuralborste . . . . . *Hecamede* Halid.
Schildchen mit 4 Borten. Akrostikalbörstchen weitläufig, in 4 deutliche Reihen gestellt; zwei Präscutellarborsten; zwei Sternopleuralborsten . . . . . Allotrichoma n. g.
9. Fühlerborste gekämmt . . . . . 10.
Fühlerborste nackt, zweiter Hinterleibsring verlängert *Gymnopa* Fall.
10. Hinterleib breit, fast kreisrund. Taster sehr breit. Untergesicht gewölbt und stark genarbt . . . *Discomyza* Meig.
Hinterleib verlängert . . . . . 11.
11. Mundöffnung gross, Prälabrum nicht vortretend . . . 12.
Mundöffnung nicht gross. Prälabrum vortretend . . . 13.
12. Untergesicht auf der unteren Hälfte etwas vortretend. Augen behaart. Randader mit 2 Borsten am Ende der ersten Längsader . . . . . *Atissa* Halid.
Untergesicht auf der oberen Hälfte mit nasenförmigem Höcker. Augen nackt. Randader ohne Dorn *Ilythea* Halid.
Untergesicht im Ganzen gewölbt wie bei Caenia R. Desv. Augen nackt. Randader ohne Dorn . . . Philotelma n. g.
13. Untergesicht unter den Fühlern in ganzer Breite eingedrückt und auf der unteren Hälfte buckelförmig vortretend . . 14.
Untergesicht unter den Fühlern kielförmig oder ganz flach gewölbt, höchstens auf der Mitte mit schwacher Erhöhung 15.
14. Prälabrum stark ausgebildet. Thorax und Schildchen stark genarbt. Behaarung unregelmässig, dicht, nicht reihenförmig *Athyroglossa* Lw.
15. Untergesicht auf ganzer Länge flach gewölbt, mit nur einer Seitenborste . . . . . *Ephygrobia* Schin.
Untergesicht unter den Fühlern gekielt; auf der unteren Hälfte entweder ganz flach oder mit schwachem Knick auf der Mitte; an den Seiten mit mehreren Borsten in einer oder zwei Reihen . . . . . *Clasiopa* Stenh.

Gruppe der Hydrellinae.

1. Augen sehr dicht behaart . . . . . 2.
Augen zerstreut behaart . . . . . 3.
2. Fühlerborste nackt oder schwach pubescent. Thoraxrücken ohne eigentliche Dorsocentralborsten . . . *Glenanthe* Halid.
Fühlerborste gekämmt. Thoraxrücken mit deutlichen Dorsocentralborsten . . . . . *Hydrellia* R. Desv.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



3. Die Randader endigt an der dritten Längsader *Axysta* Halid.
Die Randader geht bis zur vierten Längsader . . . . 4.
4. Thorax mit 3 Dorsocentralborsten-Paaren und 2 Notropleuralborsten . . . . . *Philygria* Stenh.
Thorax mit nur einem hinteren Dorsocentralborstenpaare und je einer Notopleuralborste . . . . . *Hyodina* Halid.

Gruppe der Ephydrinae.

1. Clypeus deutlich vorstehend . . . . . 2.
Clypeus zurückgezogen . . . . . 8.
2. Mundöffnung verhältnissmässig klein . . . . . 3.
Mundöffnung ausserordentlich weit . . . . . 6.
3. Vorderschenkel stark verdickt . . . . . *Ochthera* Latr.
Vorderschenkel nicht verdickt . . . . . 4.
4. Hinterbeine verlängert. Saugflächen des Rüssels hakenförmig zurückgeschlagen . . . . . 5.
5. Drittes Fühlerglied oben abgerundet. Akrostikalbörstchen deutlich zweireihig. Diskoidalzelle nach hinten durch die fünfte Längsader ganz geradlinig begrenzt . . . . *Pelina* Halid.
Drittes Fühlerglied oben mit stumpfer Ecke. Akrostikalbörstchen nur einreihig. Diskoidalzelle nach hinten bauchig Lutogaster n. g.
6. Die Randader reicht nur bis zur dritten Längsader *Brachydeutera* Lw.
Die Randader reicht bis zur vierten Längsader . . . . 7.
7. Am seitlichen Mundrande mehrere aufrecht stehende Borsten. Hülfsader von der ersten Längsader ihrer ganzen Länge nach getrennt. Thorax mit 5 deutlichen Dorsocentralborsten *Halmopota* Halid.
Am seitlichen Mundrande stehen keine Borsten. Hülfsader dem allgemeinen Familiencharakter entsprechend nur an der Wurzel deutlich getrennt. Thorax mit nur 2 – 3 deutlichen Dorsocentralborsten . . . . . *Parydra* Halid.
8. Fussklauen fast ganz gerade; Pulvillen verkümmert *Ephydra* Fall.
Fussklauen gekrümmt; Pulvillen deutlich . . . . . 9.
9. Die Randader reicht bis zur vierten Längsader . . . . 10.
10. Fühlerborste nackt; erstes Fühlerglied mit dem zweiten und dritten ein Knie bildend . . . . . *Tichomyza* Macq.
Fühlerborste nicht nackt; Fühlerglieder kein Knie bildend 11.
11. Fühlerborste pubescent . . . . . *Scatella* R. Desv.
Fühlerborste gekämmt . . . . . *Caenia* R. Desv.

Gruppe der Gattung *Canace*.

Hintere Basal- und Analzelle vorhanden; auch die Hülfsader von der ersten Längsader deutlich getrennt . *Canace* Halid.

Im Ganzen werden in der Arbeit 39 Gattungen mit 403 Arten erwähnt, davon sind neu folgende Gattungen und Arten:

*Notiphola chamaeleon* n. sp., *N. aquatica* n. sp., *Cnestrum* n. gen., *Cn. lepidopes* n. sp., *Allotrichoma* n. gen., *All. bezzii* n. sp., *All.*

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*trirpinum* n. sp., *Athyroglossa ordinata* n. sp., *Classopa nivea* n. sp., *Cl. olivacea* n. sp., *Cl. palliditarsis* n. sp., *Cl. fulgida* n. sp., *Cl. bohemanni* n. sp., *Cl. aurivillii* n. sp., *Cl. niveipennis* n. sp., *Cl. duplosetosa* n. sp., *Philotelma* n. gen., *Ph. anomala* n. sp., *Glenanthe fuscinervis* n. sp., *Hydrellia maculiventris* n. sp., *H. transsylvana* n. sp. *H. lamina* n. sp., *H. argyrogenis* n. sp., *Philygria obtecta* n. sp., *Ph. sexmaculata* n. sp., *Hydatina humeralis* n. sp., *Pelina subpunctata* n. sp., *Lytogaster* n. gen. (typ. Art. *Lytogaster abdominalis* Stenh.), *Parydra nubecula* n. sp., *P. undulata* n. sp., *P. quinquemaculata* n. sp., *P. obliqua* n. sp., *Ephydra scholtzi* n. sp , *E. obscuripes* n. sp., *E. attica* n. sp., *Scatella quadrisetosa* n. sp., *S. pilorigenes* n. sp., *S. indistincta* n. sp., *S. crassicosta* n. sp., *Scatophila halterata* n. sp., *S. hamifera* n. sp., *S. teira* n. sp.

Der Arbeit ist noch ein Verzeichniss der aussereuropäischen Ephydrinen und ein Nachtrag, der sich mit der Arbeit Willistons Manual of the families and genera of North-American Diptera beschäftigt.

**Bezzi, M.** Eine neue europäische Stratiomyia-Art mit zum Theil roth gefärbten Fühlern. Wien. ent. Zeit. XV, p. 215.

Verf. nennt diese neue Art *Stratiomyia rubricornis*, er untersuchte Männchen und Weibchen. Die Art steht *St. concinna* Meig. sehr nahe, doch ist das letzte Fühlerglied ganz roth.

Von europäischen Stratiomyiden mit ganz oder zum Theil roth gefärbten Fühlern sind folgende vier Arten bekannt: *St. concinna* Meig., *St. erythrocera* Egg., *St. pyrrhocera* H. Lw. und *St. sublunata* H. Lw. Verf. giebt eine Bestimmungstabelle der fünf Arten. Die neue Art stammt aus Mittelitalien.

**Blanchard, R.** (1). Contributions à l'étude des Diptères parasites (1). Ann. Soc. Ent. France 1896, p. 641—677. Taf. 17—19.

X. Encore sur les Dermatobies. Taf. 17, p. 641—652.

1) *Dermatobia noxialis* (Goudot) ist im ganzen tropischen Amerika verbreitet, sie überschreitet sogar die tropische Zone nach Norden und nach Süden. Es ist auch sehr wahrscheinlich, dass sie westlich des Felsengebirges und der Cordilleren vorkommt.

2) Trotz der vielfachen Beobachtungen die an den verschiedensten Orten und an den verschiedensten Thieren vorgenommen wurden und trotz der vielen Lokalnamen, mit denen man das Thier bezeichnet, ist es nur eine Art *Dermatobia noxialis* (Goudet).

3) Die beiden Larvenformen, die Verf. früher selbst genau präparirt hat, sind nur aufeinander folgende Stadien derselben Larve.

4) Der „Ver macaque" ist das erste Stadium, er ist kleiner, „Torcel" oder „Berne" das zweite grössere Stadium.

5) Es existirt in Guayana, Brasilien und ohne Zweifel auch in den andern tropischen Ländern Amerikas noch eine andere Art *Dermatobia*, nämlich *Dermatobia cyaniventris* (Macq.) Die Larve dieser Species ist noch unbekannt.

6) Es erscheint daher gewiss, dass *Dermatobia cyaniventris* (Macq.) weder den Menschen noch die Hausthiere befällt. Die bei dem

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Menschen gefundenen Larven gehören alle zu *Dermatobia noxialis* (Goudot).

Es ist nun sehr merkwürdig, dass die Larve von Dermatobia cyaniventris (Macq.) unbekannt geblieben ist. In seiner Ausführung beweist nun der Verf., dass *Dermatobia noxialis* (Goudot) und *Dermatobia cyaniventris* (Macq.) identisch sind. *Derm. noxialis* ist ein Synonym von *D. cyaniventris*, es ist weiter nichts als das etwas abweichende Männchen. Verf. führt dann noch eine grosse Zahl von Litteraturstellen über das Vorkommen und die geographische Verbreitung der *Dermatobia cyaniventris* (Macq.) an. Was das Eindringen der Dermatobialarven in die Haut ihrer Wohnthiere anbetrifft, so vertritt Verf. die Meinung, dass das Weibchen ihre Eier an die Oberfläche der Haut, hauptsächlich an die Haare legt. Die Larve dringt in den Haarfollikel ein. Sie dehnt den Follikel mehr und mehr aus, das Haar geht zu Grunde.

Zuletzt beschreibt Verf. noch die Extirpation des Parasiten aus der Haut.

XI. Sur *l'Aricia pici* Macquart p. 652—654. Taf. XVII, Fig. 5—9.

Verf. erhielt aus Guayana eine Puppe und eine Imago einer Fliege. Die Puppe rührte von einer Larve her, die aus dem Unterkiefer eines Vogels, *Oriolus cayennensis*, gezogen war. Das Thier ist dadurch ausgezeichnet, dass sich die Larve vor der Verpuppung ein Cocon spinnt. Die Fliege wurde von Brauer zur Gattung *Spilogaster* gestellt. Vergleiche mit einer Macquartschen Type und Beschreibung ergab, dass sie identisch war mit *Aricia pici* Macq.

Verf. erhielt noch eine Fliegenlarve aus dem Schnabel von *Oriolus mexicanus* aus Cayenne, sie war viel grösser als die von *Aricia pici*, sie konnte jedoch nicht gezogen werden.

XII. Sur la *Compsomyia macellaria* (Fabricius 1744). Romdani 1875. p. 654—668. Taf. XVII, Fig. 1—4, Fig. XVIII, Fig. 1—6.

Verf. giebt eine genaue von Citaten durchsetzte Abhandlung über die Lebensgeschichte, die geographische Verbreitung der *Compsomyia macellaria* und über die von ihr verursachten Krankheiten.

XIII. Sur un Oestrus du Congo p. 668, Taf. XVIII, Fig. 7—11.

Verf. erhielt aus Afrika 2 Oestridenlarven aus der Nasenhöhle eines Wildschweines. Sie stehen den Larven von *Oestrus ovis* sehr nahe und scheinen entweder zu *Oestrus clarki* Schuckard oder zu *Oestrus variolosus* H. Br., die beide Südafrika bewohnen, zu gehören.

XIV. Sur la myase intestinale p. 668—670, Taf. XIX, Fig. 1—5.

Nichts neues.

XV. Encore sur les larves cuticoles observées chez l'homme en Afrique, p. 670—676, Taf. XIX, Fig. 6.

Verf. bespricht des genaueren die aus Afrika bekannten, in der Haut des Menschen lebenden Dipterenlarven und findet, dass sie keinen Oestriden angehören, sondern zu echten Musciden zu rechnen sind. Die Larven haben aber so beschaffene Charaktere, dass man sie sehr gut zu den Oestriden stellen könnte, auch näheren sich die

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Imagines sehr den Oestriden. Es folgt daraus, dass die Gruppe der Oestriden keine natürliche Familie repräsentirt, sondern dass die Oestriden mit den Musciden vereinigt werden müssen.

— (2). Dermatobia noxialis. Bull. Soc. Centr. Med. Veterinaire, 1896, 14 p.

**Blandford, W. F. H.** The Tsetse fly-disease, Nature, LIII, p. 566—568. 2 Textfig.

Verf. giebt eine genaue Inhaltsangabe der Bruceschen Arbeit über die Tsetse-Fliege und die von ihr verursachte Krankheit oder Nagana. Er reproduzirt die Abbildung der Fliege und der Haematozoa aus dem Pferdeblut.

**Brauer, Fr.** (1). *Cobboldia elephantis* Cob. Kais. Akad. Wiss. Wien Math. nat. Cl. Akad. Anz. No. XVII, 1896.

Es ist dem Verf. gelungen, die Larve der Oestride des indischen Elephanten zur Verwandlung zu bringen. Die Larven gehen in den Morgenstunden vom Wohnthier ab, verpuppen sich in 1—2 Tagen und die Imago erscheint schon 16 Tage nach dem Abgange und vollzieht sofort die Begattung.

Die Imago hat den Habitus einer *Pharyngnomyia.*

— (2). The Botfly ot the Indian Elephant. Ann. Nat. Hist. (6). XVIII, p. 275 und 276.

Uebersetzung der Diagnosen von *Cobboldia* n. gen. und *Cobboldia elephantis* Cob. die Verf. in den Schriften der Wiener Acad. niedergelegt hat. Siehe diese.

**Chittenden, F. H.** Insects injurious to stored cereal and other products in Mexico. Bull. Dep. Agric. Ent. Tech. IV, p. 26—30.

**Cockerell, T. D. A.** New species of insects taken on a trip from the Mesilla Valley to the Sacramento Mountains, New-Mexico. J. N. York Ent. Soc. IV, p. 201—207.

**Coquillett, D. W.** (1). A new subfamily of Ephydridae. Ent. News Philad. VII, pp. 220—221, 2 Textfig.

Das Fehlen eines Spornes an dem zweiten Fühlergliede und der Borsten an der äusseren Seite der Mittel-Tibien würde in Verbindung mit den behaarten Augen die neue Gattung als zur Subfamilie *Hydrellina* gehörig, kennzeichnen, aber das gänzliche Fehlen der Borsten und die ungewöhnlich kurze Fühlerborste zusammen mit dem kurzen Gesicht macht die Aufstellung einer neuen Subfamilie nötig:

*Lipochaeta* n. gen. mit der typischen Art *Lipochaeta slossonae* n. sp. von Punta Gorda.

Der Kopf ist im Profil und von vorn abgebildet.

— (2). A new Dipterous genus related to Gnoriste. P. ent. Soc. Washington, III, p. 321—322.

Verf. giebt die Abbildung und Beschreibung einer neuen Art, auf die er ein neues Genus gründet. Es steht *Gnoriste* Meig. nahe, unterscheidet sich von diesem aber dadurch, dass die Taster an der

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Rüsselbasis stehen und dass die vierte Längsader sich weit hinter der Gabelung der fünften gabelt.

*Eugnoriste* n. gen. mit der typ. sp. *Eugnoriste occidentalis* von Las Cruces, Mexiko.

— (3). New Culicidae from North America. Canad. Ent XXVIII, p. 43—44.

— (4). Revision of the North American Empidae a family of two-winged insects. P. U. S. Mus. XXIII, p. 381—440.

**Coucke, E.** (1). Matériaux pour une étude des Diptères de Belgique Ann. Soc. ent. Belgique, XL, p. 226—236.

1) Beschreibung einer neuen Varietät von *Conops flavipes* L. aus Belgien. Verf. legt der Varietät den Namen *aterrimus* bei.

2) Exemplaires d'une rare espèce captures en grand nombre. Es war *Penthetria holorrericea* Latr.

3) Renseignements supplementaires à ceux donnés par Louis Coucke dans ses travaux sur les Tabanides, Leptides et Asilides de Belgique et à ceux donnés par Eduard et Louis Coucke dans leurs travaux sur les Stratiomyides et Bombylides du même pays.

a) *Tabanidae. Tabanus quadrinotatus* Meig. *und Chrysops rufipes* Meig.

b) *Leptidae. Leptis maculata* Geer., *Leptis flavicornis* Macq. *Ptiolina immaculata* F.

c) *Stratiomyidae. Beris clavipes* L.

d) *Bombylidae. Bombylius minor* L.

*Bom. canescens* var. *venosus* Mikan.

Verf. giebt zum Schluss ein Verzeichniss der Tabaniden, Leptiden (mit *Coenomyia*), Stratiomyiden (mit *Subula*), Bombyliden und Asiliden mit neuen belgischen Fangorten.

— (2). Capture de *Volucella inflata* F. en Belgique. Ann. Soc. ent. Belgique p. 305.

**Dahl, Fr.** Vergleichende Untersuchungen über die Lebensweise wirbelloser Aasfresser. Mt. Ak. Berlin, 1896, p. 11—24.

Verf. hat in dieser Arbeit seinen ersten Versuch behandelt in der freien Natur Experiment und Statistik für ethologische Untersuchungen zu verbinden.

Er hat dazu die Aasfresser gewählt. Zuerst beschreibt er seine Fangmethode. Dann giebt er eine Aufzählung und Tabelle der von ihm erbeuteten Dipteren. In der Tabelle wird bei jeder Art bemerkt, wie viele Individuen in Haus, Wald, Sumpf, Feld, Düne, Buchenwald, Fichtenwald gefangen wurden. Es wurden folgende Arten erbeutet: *Calliphora erythrocephala* (Mg.), *Homalomyia canicularis* (L.), *Drosophila funebris* (F.), *Limosina exigua* (Rnd.), *Phora rufipes* (Mg.), *Pollenia vespillo* (F.), *Phora maculata* (Mg.), *Pollenia rudis* (F.), *Borborus fimetarius* (Mg.), Limosina umbratica n. sp., *Phora pumila* (Mg.), *Sciara sylvatica* (Mg.), *Rhyphus fenestralis* (Scop.), *Lucilia caesar* (L.), *Calliphora vomitoria* (L.), *Aricia pallida* (F.), *Homalomyia difficilis* (P. Stein), *Helomyza rufa* (Fall.,)

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Helomyza hilaris* (Zett.), *Helomyza pallida* (Fall.), *Drosophila obscura* (Fall.), *Dryomyza anilis* (Fall.), *Dryomyza zowadskii* (Schumm.), *Phora hiemalis* n. sp., *Trichocera hiemalis* (Geer.), *Lucilia sylvarum* (Mg.), *Cyrtoneura caesia* (Mg.), *Helomyza similis* (Mg.), *Nemopoda cylindrica* (F.), *Phora concinna* (Mg.), *Psychoda phalaenoides*, Drosophila palustris n. sp., *Limosina quisquilia* (Halid.), *Conicera atra* (Mg.)., *Sarcophaga carnaria* (L.), *Sarcophaga albiceps* (Mg.), *Sarcophaga haematodes* (Mg.), *Cynomyia mortuorum* (L.), *Lucilia latifrons* (Schin.), *Anthomyia platura* (Mg.), *Anthomyia floralis* (Fall.), *Limosina vitripennis* (Zett.). *Limosina crassimana* (Hal.), *Myospila meditabunda* (F.), *Phora ciliata* (Zett.), *Limosina pumilio* (Mg.), *Oscinis pusilla* (Mg.), *Aricia lucorum* (Fall.), *Drosophila flaveola* (Mg.), *Limosina heteroneura* (Halid.), *Anthomyia cinerella* (Fall.), *Fucellia fucorum* (Fall.), *Scatophaga litorea* (Fall.), *Phora litoralis* n. sp.

Ferner giebt Verf. Tabellen über das Auftreten und Verschwinden verschiedener Dipterenarten nach der Jahreszeit. Aus diesen Tabellen geht hervor, dass einige Arten sich nur in wenigen Fällen nacheinander finden, während andere vom Frühling bis in den Herbst hinein wenigstens einzeln gefangen wurden; die ersteren nennt Verf. stenochron, die letzteren eurychron. Die verschiedenen Thierarten verhalten sich den Lebensbedingungen gegenüber verschieden. Einige sind an ganz specielle Verhältnisse angepasst, Verf. nennt sie stenotop, andere scheinen gegen Veränderungen weniger empfindlich zu sein, er nennt sie eurytop. Verf. bespricht dann noch die Begriffe Hausbewohner, Waldbewohner, Sumpfbewohner, Freilandbewohner.

Aus seinen Untersuchungen zieht der Verf. als Resultat: Die in höheren Thiergruppen schon erkannte Regel, dass jedes Thier im Haushalt der Natur eine ganz bestimmte nur ihm zukommende Rolle spiele, scheint auch bei den zahlreichen niederen Thierarten Gültigkeit zu haben.

Die allermeisten Thiere sind da, wo sie vorkommen, in ihrer Wechselbeziehung zur Nahrung weit gleichmässiger vertheilt, als man bisher ahnte.

**Dalla Torre, K. W. von.** Die Zoocecidien und Cecidozoen Tirols und Vorarlbergs. II. Beitrag. Ber. Ver. Innsbruck, XXI, p. 3—24.

Es werden in der Arbeit folgende Dipterocecidien genannt: An *Alnus glutinosa* Gartn. Blattdeformation der Wurzelschösslinge, Erzeuger *Cecidomyia alni* F. Lw. An *Asplenium filix femina* Bernh. Nach unten zurückgerollte und im Wachsthum gehemmte Wedelspitzen. An *Betula intermedia* Bechst. Galle von *Hormomyia rubra* Kieff. An *Buxus sempervirens* Galle von *Diplosis buxi* Lab. An *Epilobium angustifolium* L. Blattrandrollung *Cecidomyine*. An *Erica carnea* L. Blätterschöpfe an den Triebspitzen, Erzeuger *Cecidomyia ericina* L. An *Euphorbia cyparissias* L. Blätterschöpfe an den Triebspitzen, Erzeuger *Cecidomyia euphorbiae* H. Lw. An *Fagus silvatica*

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



L. Gallen von *Hormomyia fagi* Htg. An *Fraxinus excelsior* L. Blattgallen von *Diplosis botularia* Win. An *Galium helveticum* Weig. Artischockenartige Blätterschöpfe Erzeuger *Cecidomyia galiicola* Kieff. Stengeldeformation Erzeuger *Cecidomyia galii* H. Lw. An *Galium mollugo* L. Gallen von *Cecidomyia galii* H. Lw. An *Galium silvaticum* L. Blüthenknospengallen, Erzeuger *Schizomyia galiorum* Kieff. An *Helianthemum hirsutum* Koch var. stark behaarte Blüthenknospen, Erzeuger *Cecidomyine*. An *Hypericum perforatum* L. Blätterschöpfe an den Triebspitzen, Erzeuger *Cecidomyia hyperici* Bremi. An *Juniperus communis* Gallen von *Hormomyia juniperina* L. An *Juniperus nana* Wild. dieselben Gallen. An *Lithospermum officinale* L. Triebspitzendeformation, Erzeuger *Cecidomyia lithosperni* H. Lw. An *Phyteuma hemisphaericum* L. Blüthenknospengallen. An *Poa neuroralis* Gallen von *Hormomyia poae* Bosc. An *Polygonum viviparum* L. gelbgrüner Blattrand, Erzeuger *Cecidomyia persicariae* L. An *Polystichum oreopteris* D. C. Einrollung und Verkümmerung der Wedelspitze nach unten. An *Populus tremula* L. a) Galle von *Diplosis tremulae* Winn., b) Blattstielgallen angeblich derselbe Erzeuger. An *Pteris aquilina* L. Spitzen der Wedel zweiter Ordnung nach unten zurückgerollt. *Quercus pedunculata* Ehrh. und *Q. sessiflora* Sm. Nach unten umgeklappte Blattlappen, erzeugt durch *Diplosis dryobia* H. Lw. An *Rubus idaeus* L. Stengelgallen von *Lasioptera rubi* Hesg. An *Salix caprea* L. a) Weidenrosen von *Cecidomyia rosaria* H. Lw., b) Pustelgallen von *Hormomyia capreae* Winn. An *Salix lapponum* D. T. Anschwellung der Blattpolster, Erzeuger vielleicht *Cecidomyia galicina* Gir. An *Salix purpurea* L. Galle von *Cecidomyia salicis* Schrk. An *Silene nutans* L. Galle an der Blattspitze von *Cecidomyia alpina* Fr. Lw. An *Stachys silvatica* L. Blattdeformation von *Cecidomyia stachydis* Bremi. An *Taraxacum offizinale* Web. Blasengallen von *Cecidomyia taraxaci* Kieff. An *Taxus baccata* L. Zapfengallen von *Cecidomyia taxi* Inchb. An *Thymus serpyllum* L. Blätterschöpfe. An *Tilia grandifolia* L. a) Blattrandrollung von *Cecidomyia tiliamvolvens* Rübs., b) Gallen von *Diplosis tiliarum* Kieff., c) Gallen von *Hormomyia reaumuriana* F. Lw. An *Ulmus campestris* L. Cecidomyidengalle. An *Urtica dioica* L. Blattgallen von *Cecidomyia urticae* Pers. An *Vaccinium uliginosum* L. Blattrandrollung. An *Verbascum* sp. Galle von *Asphondylia verbasci* Vall. An *Veronica chamaedrys* L. behaarte Blatttaschen von *Cecidomyia veronicae* Vall. An *Viburnum lantana* L. Linsenförmige Blattgallen von *Cecidomyia reaumuriana* Bremi. An *Veronica saxatilis* L. Vergallung der Sexualorgane. An *Vicia cracca* L. Rollung der Fiederblättchen, Erzeuger *Cecidomyia viciae* Kieff. An *Vicia sepium* L. Hülsenartig zusammengefaltete Blättchen von *Cecidomyia viciae* Kieff. An *Vicia tricolor* L. var. *arvensis* Nurr. Behaarte Blätterschöpfe durch *Cecidomyia violae* F. Lw.

**Ficalbi, E.** (1). Notizie sulle Zanzare italiane. VIII. Nota. Il *Culex penicillaris* di Rondani. Bull. Soc. ent. ital. 1896, p. 23—29.

Verf. beschreibt aufs genaueste ♂ und ♀ von *Culex penicillaris* Rud.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



— (2). Notizie sulle zanzare italiane. IX. Nota. Descrizione di una specie nuova. Bull. Soc. ent. Ital. XXVIII, p. 29—32.

Zanzare delle saline, *Culex salinus* n. sp. Die Larve dieser Species lebt in der Saline von Cagliari. ♂ und ♀ werden genau beschrieben.

**Giglio Tos, E.** Un nuovo genere di Tabanidi. Boll. Mus. Torino, No. 224, p. 1—5, 1 Textfig.

Das neue Genus zeichnet sich ganz besonders durch den Bau seiner Fühler aus. Dieselben sind deutlich neungliedrig, das 6. bis 8. Glied haben rechts und links je einen Fortsatz. Es zeigt dieser Fühler deutlich die Entstehung des Kolbengliedes vieler Tabaniden aus einer Reihe von einzelnen fast homonomen Gliedern. Auf den Bau des Fühlers bezieht sich auch der Name: Pityocera n. gen. *Pangoniae* Latr. seu *Dicraniae* Macq. affine. Caput thoraci aeque latum: facie valde porecta: proboscide exserta; antennis articulis IX compositis: I—II simplicibus, III—VIII brevibus, apice longe bifurcatis, IX simplice, subuloto oculis pubescentibus: ocellis tribus, distinctis. Abdomen ovatum. Pedes graciles, tibiis posticis bicalcaratis. Alae abdomen suberantes; cellula prima postica clausa, longe pedunculata: ramo antico furcae cubitalis appendiculato. Die Art ist *Pityocera festae*, ♀ es stammt von Centralamerika (Darien, Rio Lara).

**Girschner, E.** Ein neues Musciden-System. Illust. Wochenschr. Entom. Jahrg. 1, 1896. p. 12—16, p. 30—32, 23 Textfig.

Verf. giebt an dieser Stelle eine vollständige Uebersicht über sein auf der Thoracalbeborstung und der Segmentirung des Hinterleibes begründetes Muscidensystem. Die Diagnosen für die Acalypteraten und die Calypteraten lauten folgendermassen:

I. Abtheilung. Muscidae acalypterae: Posthumeral- und Intraalarborsten nie gleichzeitig vorhanden. Hypopleuralborsten fehlend. Stirn bei beiden Geschlechtern breit. Flügelschüppchen fehlend oder wenig entwickelt. Postalarcallus in der Regel fehlend. Bauchmembran immer sichtbar. Augen oft gefleckt und lebhaft gefärbt. Discoidalader gerade.

II. Abtheilung. Muscidae calypterae: Posthumeral- und Intraalarborsten in der Regel gleichzeitig vorhanden. Hypopleuralborsten vorhanden oder fehlend. Stirnbreite bei beiden Geschlechtern gleich oder verschieden. Flügelschüppchen immer deutlich und in der Regel stark entwickelt. Postalarcallus durch eine Naht vom Thoraxrücken deutlich getrennt. Bauchmembran sichtbar oder verdeckt. Augen nie gefleckt. Discoidalader gerade oder eine Spitzenquerader bildend.

1. Familie Anthomyidae.

Diagnose: Hypopleuralborsten fehlend. Bei drei Sternopleuralborsten Anordnung 1 : 2. Bauchmembran in der Regel vorhanden. Beugung der Discoidalader ohne Ader- oder Faltenanhang. Flügelschüppchen zuweilen wenig entwickelt.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



1. Gruppe: Coenosiinae. — 5. Bauchsegment des ♂ am Hinterrande herzförmig eingeschnitten oder bis über die Mitte hinaus gespalten. Hypopygium in der Regel gross und das letzte Rückensegment hinten überragend. Discoidalader immer gerade. Hinterleib meist walzen- oder streifenförmig. Die jüngsten Formen sind als Larven Parasiten bei anderen Insekten.

Es gehören hierher:

1. Cordylura (Fig. 22), Scatophaga (Fig. 24), Fucellia, sowie alle Scatomyzinen, welche Posthumeral- und Intraalarborsten gleichzeitig besitzen.
2. Coenosia und einige nahe Verwandte (Fig. 17, 18).
3. Mycophaga (Fig. 20).
4. ? Atherigona.
5. Anthomyia und Verwandte.
6. Hylemyia.

2. Gruppe: Muscinae. 5. Bauchsegment am Hinterrande gerade oder halbmondförmig ausgebuchtet, zweihornig oder wenigstens nicht über die Mitte hinaus getheilt. (Eine Ausnahme macht Lispe mit dreispitzigem 5. Bauchsegment.) Hypopygium in der Regel klein und unter das letzte Rückensegment zurückgezogen. Die jüngsten Formen haben eine vom Rande abbeugende Spitzenquerader. Hinterleib meist kurz oval oder länglich eiförmig. Parasiten bei anderen Insekten (?).

Es würden von europäischen Formen hierher zu bringen sein:

1. Caricaea (alma, brachialis).
2. Lispe (Fig. 33).
3. Calliophrys (Myopina riparia Schin.).
4. Dialyta.
5. Limnophora.
6. Azelia.
7. Homalomyia und Verw.
8. Ophyra.
9. Hydrotaea.
10. Drymeia.
11. Aricia, Spilogaster und Verwandte.
12. Myospila.
13. Parariciа.
14. Cyrtoneura.
15. Musca.
16. Stomoxys.
17. Graphomyia.
18. Pyrellia.
19. Pseudopyrellia.
20. Mesembrina.
21. Dasyphora.

3. Gruppe: Gastrophilinae. — Discoidalader am Flügelrande weder mit der Costa, noch mit der Cubitalader verbunden. Costa

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



nur bis zur Cubitalader deutlich, von da an allmählich verschwindend. Hypopleural- und Sternopleuralborsten fehlend.

2. Familie Tachinidae.

Diagnose: Hypopleuralborsten vorhanden. — Bei drei Sternopleuralborsten Anordnung 2 : 1 oder 1 : 1 : 1. — Bauchmembran in der Regel fehlend. — Beugung der Discoidalader nur ausnahmsweise fehlend, oft mit Falten- oder Aderanhang. — Flügelschüppchen immer und zuweilen stark entwickelt.

1. Gruppe: Oestrinae.

Diagnose: Hypopleuren mit einer Reihe schwacher Borsten. 5. Bauchsegment des ♂ am Hinterrande kaum merklich ausgebuchtet, fast gerade. Bauchmembran deutlich entwickelt. Sternopleuralborsten fehlend. Augen bei beiden Geschlechtern durch eine breite Stirn getrennt. Mundtheile verkümmert. Clypeus sehr schmal, mit vertiefter Mittelrinne. Larven parasitisch bei lebenden Säugethieren.

2. Gruppe: Hypoderminae.

Diagnose: Hypopleuren vor dem Stigma mit einem Büschel gefärbter Haare oder einer Gruppe ungeordneter, schwarzer Borsten. Regelmässig gereihte Sternopleuralborsten fehlend oder nicht deutlich entwickelt. Bauchmembran breit entwickelt oder wenigstens zu beiden Seiten des 1. und 2. Segmentes deutlich sichtbar. 5. Bauchsegment des ♂ herzförmig ausgeschnitten oder unter dem 4. versteckt (? fehlend). Clypeus breit und flach, schildartig. Mundtheile mehr oder weniger verkümmert. Larven parasitisch bei lebenden Säugethieren.

Diese Gruppe deckt sich mit Prof. Brauers, Abtheilung „Oestridae cuticolae".

Es gehören hierher.

1. Hypoderma Latr.

3. Gruppe: Syllegopterinae.

Diagnose: Hypopleuren mit einer kurzen Reihe schwarzer Macrochäten. Sternopleuren mit drei Macrochäten, welche die Stellung 2 : 1 noch nicht deutlich erkennen lassen. Bauchmembran breit entwickelt. 5. Bauchsegment des ♂ am Hinterende fast gerade. Discoidalader gerade; Costa nur bis zur Cubitalader reichend.

Einzige Gattung Syllegoptera.

4. Gruppe: Phasiinae.

Diagnose: Hypopleuralreihe und Bauchmembran deutlich vorhanden. 5. Bauchsegment des ♂ am Hinterrande halbmondförmig ausgeschnitten. Sternopleuralborsten meist 1 : 1 oder 0 : 1 stehend, ausnahmsweise auch fehlend. Eine Posthumeralborste und höchstens zwei hintere Intraalarborsten vorhanden, zuweilen diese Borsten ganz fehlend. Discoidalader mit Spitzenqueradern; Mundtheile vollständig entwickelt. Clypeus meist nasenrückenartig vorstehend. — Larven bis jetzt nur parasitisch bei Hemipteren und Coleopteren beobachtet.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Es gehören hierher:
1. Phasia.
2. Allophora und Verwandte.
3. Cistogaster.
4. Gymnosoma und Verwandte.
5. Clytia und Verwandte.
6. Cercomyia.
7. Phania.
8. Evibrissa.

5. Gruppe: Calliphorinae.

Diagnose: Hypopleuralreihe vorhanden. Bauchmembran fehlend. Aeusserste Posthumeralborste tiefer stehend als die Präsuturalborste (Fig. 4 ph). 2. Bauchsegment bei ♂ und ♀ schuppenartig aufliegend und die Ränder des Rückensegmentes deckend; die übrigen Segmente entweder bei beiden Geschlechtern breit, sichtbar oder nur beim ♂. 5. Bauchsegment des ♂ oft stark entwickelt, am Hinterrande bis über die Mitte hinaus gespalten. Meist nur zwei hintere Intraalarborsten. Körperfärbung sehr oft metallisch. Fühlerborste in der Regel lang gefiedert. Stigmen zuweilen auffallend gross. Augen betm ♂ auf der Stirn genähert oder sich berührend, beim ♀ breii getrennt. — Larven auf Fleischnahrung angewiesen.

Verf. stellt von europäischen Formen hierher.
1. Pollenia.
2. Calliphora.
3. Lucilia.
4. Rhynchomyia.
5. Onesia.
6. Cynomyia.
7. Acrophaga.
8. Cephenomyia.
9. Pharyngomyia.

6. Gruppe: Sarcophaginae.

Diagnose: Hypopleuralborsten vorhanden. Bauchmembran fehlend. Aeusserste Posthumerale in gleicher Höhe mit der Präsuturalborste oder höher stehend. 2. Bauchsegment schuppenartig die Ränder des entsprechenden Rückensegmentes deckend. Die übrigen Segmente entweder ebenfalls schuppenartig sichtbar oder von den Rückensegmenten ganz oder theilweise verdeckt. 5. Bauchsegment des ♂ am Hinterrande gerade oder nicht sichtbar. Sternopleuralborsten meist in der Ordnung 2 : 1 oder 1 : 1 : 1. Intraalarborste vor der Quernaht nur ausnahmsweise vorhanden. Die Larven der meisten Gattungen parasitisch bei Hymenopteren.

a) 1. Sarcophaga.
2. Nyctia.
3. Wohlfahrtia.
4. Sarcophila.
5. Brachycoma,
6. Paramacronychia.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



7. Macronychia.
8. Pachyophthalmus.
9. Metopia und Verwandte.
10. Miltogramma und Verwandte.
11. Hilarella und Verwandte.

7. Gruppe: Rhinophorinae.

Diagnose: Hypopleuralborsten vorhanden. Bauchmembran fehlend. 2. Bauchsegment bei ♂ und ♀ schuppenartig aufliegend oder schildartig zwischen den Innenrändern des entsprechenden Rückensegments. Die übrigen Bauchsegmente beim ♂ in der Regel breit sichtbar, beim ♀ ganz oder theilweise verdeckt. 5. Bauchsegment des ♂ bis über die Mitte hinaus gespalten, oft auffallend stark entwickelt. In der Regel nur eine Posthumeralborste und zwei hintere Intraalarborsten vorhanden. Verf. stellt hierher folgende Gattungen mit ihren nächsten Verwandten.

1. Rhinophora.
2. Phyto.
3. Melanophora.

8. Gruppe: Dexiinae.

Diagnose: Hypopleuralborsten vorhanden. 2. bis 5. Bauchsegment ganz oder zum grössten Theil vor den oft kielartig aneinandertretenden Innenrändern des Rückensegments bedeckt. 5. Bauchplatte des ♂ am Hinterrande bis über die Mitte hinaus gespalten. Intraalarborste vor der Quernaht fehlend. Oft nur eine Posthumerale und nur zwei hintere Intraalarborsten vorhanden. Fühler in der Regel an oder unter der Augenmitte. Beine meist verlängert.

9. Gruppe: Tachininae.

Diagnose: Hypopleuralborsten vorhanden. 2. bis 5. Bauchsegment ganz oder theilweise von den Rückensegmenten bedeckt. Intraalarborste vor der Quernaht vorhanden; fehlt sie, dann die Bauchsegmente ziemlich breit sichtbar. 5. Bauchsegment des ♂ gespalten. Wenigstens zwei Posthumeral- und drei hintere Intraalarborsten vorhanden. Fühler in der Regel über der Augenmitte, mit nackter Borste.

**Griffini, A.** (1). Antracidi del Piemonte. Studio monografico. Ann. Acc. Agric. Torino, XXXIV, p. 1—50.

Verf. giebt zuerst eine Bestimmungstabelle der Genera, der dann die Aufzählung und Beschreibung der einzelnen Arten folgt. Das Genus *Anthrax* theilt er in die 2 Subgenera *Villa* Livy und *Anthrax* sen. str. Es werden 16 Arten *Anthrax* (und *Villa*), 9 Arten *Argyromoeba* und 6 Arten von *Exoprosopa* aufgeführt.

A. Ali fornite di tre cellule sottomarginali [civè la seconda vena curvata apicale delle ali (4ª longitudinae di Rondani), altre all' esser congiunta inferiormente nella sua parte interna colla vena longitudinale che le sta sotto (5ª longitudinale di Rondani), si protende anterioremente, sempre nella sua parte interna, dopo la piccola vena trasversale annessa, fino a toccare la prima vena curvata apicale che la precede e le sta sopra (3ª longitudinale di Rondani)].

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Epistoma prominente; proboscide spesso sporgente; ultimo articolo della antenne senza peluzzi terminali . . . . . *Exoprosopa.*

B. Ali fornite di due cellule sottomarginali [cioè la seconda vena apicale (4ª longitudinale di Rondani) è congiunta soltanto, inferiormente nella sua parte interna, mediante la piccola vena trasversale annessa, colla vena longitudinale che le sta sotto (5ª longitudinale di Rondani)]. Epistoma ordinariamente non prominente; proboscide quasi mai sporgente.

I. Ultimo articolo della antenne terminato da alcuni peluzzi disposti quasi a guisa d'una corona apicale . . . *Argyromoeba.*

II. Ultimo articolo delle antenne non terminato da una corona di peluzzi . . . . . *Anthrax.*

— (2). Antracidi de Piemonte (Nota preventiva). Boll. Mus. Torino No. 225, p. 1—3, 1 Textfig.

Es werden in dieser vorläufigen Mittheilung 2 neue Subspecies beschrieben Argyromoeba *virgo* subsp. *pedemontana* und *Arg. nivea* subsp. *lioyi*, die letztere ist abgebildet.

**Hunter, W. D.** (1). A new species of Tropidia (Syrphidae) and note on the generic position of Melanostoma rufipes, Williston. Ent. News Philad. VII. p. 215—216.

Zuerst giebt Verf. eine Bestimmungstabelle der amerikanischen *Tropidia* sp., *Tr. nigricornis* n. sp., *Tr. mamillata* H. Lw., *Tr. calcarata* Willst., *Tr. quadrata* Say., *Tr. incana* Towsend. Dann folgt die genaue Beschreibung von *Tropidia nigricornis* n. sp. ♂ ♀ von Moscow, Idaho.

*Melanostoma rufipes* Willist. Verf. hat ♂ dieser Species untersucht und gefunden, dass die Art sicher zu *Melanostoma* gehört.

— (2). A contribution to the knowledge of North American Syrphidae. Canad. Ent. XXVIII, p. 87—101.

— (3). A summary of the members of the genus Chilosia Meig., in North-America, with descriptions of new species. Canad. Ent. XXVIII, p. 227—233.

**Jacobson, G.** Catalogus specierum subfamiliae Celyphidarum. Ann. Mus. St. Petersb. 1896, p. 246—252.

Verf. giebt bei jedem Genus und bei jeder Species die genaue Litteratur. Es werden folgende Arten genannt: *Celyphus aurora* Karsch, *C. hyalinus* Karsch, *C. dohrni* Big., *C. lucidus* Karsch, *C. obtectus* Dalman, *C. signatus* Karsch, *C. inequalis* Costa, *C. scutatus* Wiedem., *C. cognatus* Karsch, *C. fuscipes* Macq., *C. anisotomoides* Karsch, *C. bigoti* Karsch, *C. africanus* Wlk., *C. ruficollis* Macq., *Paracelyphus hyacinthus* Big., *P. sumatrensis* Wulp., *P. levis* Wulp. Als neue Art wird *Celyphus chinensis* beschrieben; er steht dem *Celyphus bigoti* nahe. Verf. giebt eine längere lateinische Diagnose.

**Janet, C.** Sur les filets arqués des antennes des Xylodiplosis. Bull. Soc. ent. France, 1896, p. 183—185, 3 Textfig.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Verf. giebt eine genaue mit Abbildungen erläuterte Beschreibung der von Kieffer beschriebenen Schlingenhaare auf den Fühlern von *Xylodiplosis*. Er versucht eine Erklärung für ihre Entwicklung zu geben und kommt zu folgenden Resultaten:

Die von Kieffer gegebene Beschreibung ist vollständig zutreffend. Es ist wahrscheinlich, dass die „Filets arqués", die man nicht so erklären kann, dass sie zurückgekrümmte Haare seien, die mit ihrem Ende an die Basis des benachbarten Haares befestigt seien, sich in der Form von Lamellen anlegen, während die centrale Partie dieser Lamellen rückgebildet sind, persistirt allein der verdickte Rand und wird stark chitinisirt. Für diese Entwicklung giebt Verf. ein Schema.

**Kertész, C.** *Pelecocera rectinervis* nova Dipterorum species ex Hungaria. Termes. Füzetek XIX, p. 26—29, 6 Textfig.

Der Artikel ist ungarisch geschrieben mit lateinischer Diagnose der n. Art. Die Art wird mit *Pelecocera lugubris* Perris verglichen. Kopf, Flügel und Fühler, der letztere in 2 Ansichten, werden abgebildet, dazu giebt Verf. die Abbildung des Kopfes und Flügels, von *Pelecocera lugubris* Perris. Die Art stammt aus Mittel-Ungarn. Am Schluss bringt Verf. eine Bestimmungstabelle von *P. latifrons* H. Lw., *peryandei* Willist., *tricincta* Meig., *lugubris* Perris, *rectinervis* n. sp.

**Kieffer, J. J.** Neuer Beitrag zur Kenntniss der Epidosis-Gruppe. Berlin. ent. Zeitschr. 1896, p. 1—14. Taf. 1—3. 3 Txtfig.

Verf. giebt zuerst folgende Bestimmungstabelle der Imagines, der Puppen und der Larven:

1. Abtheilung. Cubitus nicht verzweigt. Drei Längsadern, Krallen einfach oder gespalten.

1. (4.) Obere Wurzel des Cubitus mit der ersten Längsader nicht parallel laufend.
2. (3.) Untere Wurzel des Cubitus fast gerade. Beine nicht verlängert. Lamelle der Legeröhre ungegliedert. G. 1. Bryocrypta n. g.
3. (2.) Untere Wurzel des Cubitus stark S-förmig geschwungen. Beine stark verlängert . . . . . G. 2. *Colpodia* Winn.
4. (11.) Obere Wurzel des Cubitus aus der Wurzel der 1. L.-A. entspringend und mit dieser parallel laufend.
5. (8.) 3. L.-A. einfach.
6. (7.) Taster zweigliedrig. Krallen gespalten. Drei Haftballen: G. 6. *Colomyia* Kieff.
7. (6.) Taster viergliedrig. Krallen einfach. Ein Haftballen: G. 3. *Holoneurus* Kieff.
8. (5.) 3. L. gegabelt. Untere Wurzel des Cubitus an beiden Enden ausgebuchtet. Krallen einfach. Ein Haftballen.
9. (14.) Hinterleib nicht nach oben gekrümmt.
10. (13.) Geisselglieder in beiden Geschlechtern mit halsartiger Verlängerung (scheinbar gestielt).

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



11. (12). Krallen fast rechtwinkelig gebogen, unter der Spitze stark erweitert . . . . . G. 5. *Epidosis* H. Lw.
12. (11.) Krallen bogenförmig, nirgends erweitert: G. 4. *Dicroneurus* Kieff.
13. (10.) Geisselglieder in beiden Geschlechtern ohne halsartige Verlängerung (sitzend) . . . . . G. 7. *Dirhiza* Winn.
14. (9.) Hinterleib nach oben gekrümmt: G. 8. *Camptomyia* Kieff.

2. Abtheilung. Cubitus nicht verzweigt. Vier einfache Längsadern. Krallen einfach oder gespalten.

1. (6.) Krallen einfach. Obere Wurzel des Cubitus mit der ersten Längsader parallel verlaufend.
2. (3.) Hinterleib nach oben gekrümmt: G. 9. *Ruebsaamenia* Kieff.
3. (2.) Hinterleib nicht nach oben gekrümmt.
4. (5.) Haftballen einfach, länger als die Krallen: G. 10. *Asynapta* H. Lw.
5. (4.) Haftballen mit zwei Pulvillen, kurzer als die Krallen: G. 11. *Clinorhytis* Kieff.
6. (1.) Krallen gespalten. Obere Wurzel wie bei Diplosis: G. 12. *Winnertzia* Rond.

3. Abtheilung. Cubitus in seinem Basalstück verzweigt. Krallen einfach: . . . . . G. 13. *Diallactes* Kieff.

1. (10). Hinterleibstigmen hervortretend, d. h. wenigstens so lang als dick.
2. (9.) Thorakalstigmen gross, den Scheitel überragend.
3. (4.) Scheitelborsten sehr klein, die Länge ihres Höckers nicht erreichend: . . . . . *Colomyia* Kieff.
4. (3.) Scheitelborsten gross, viel länger als ihr Höcker.
5. (6.) Puppe nackt: . , . . . . . *Camptomyia* Kieff.
6. (5.) Puppe in einer Hülle.
7. (8.) Hülle die Puppe schildförmig deckend: *Holoneurus* Kieff.
8. (7.) Hülle ein ellipsoidales Cocon darstellend: Dicroneurus n. g. und *Epidosis* H. Lw.
9. (2.) Thorakalstigmen kurz, kaum länger als dick. Hülle schildförmig: . . . . . *Ruebsaamenia* Kieff.
10. (1.) Hinterleibstigmen nicht (ob immer?) hervortretend. Puppe nackt.
11. (12.) Gesichtsborsten nicht länger als ihre Papillen *Winnertzia* Rond.
12. (11.) Zwei Gesichtsborsten stark verlängert: *Diallactes* Kieff.

Larven.

1. (8.) Dorsal- und Lateralpapillen in eine Borste oder in eine walzenförmige Verlängerung endigend. Körper oberseits und seitlich mit Warzen oder mit Börstchen bedeckt; die inneren Pleuralpapillen aus drei genäherten Wärzchen bestehend, die äussere mit Borste.
2. (3.) Innere Pleuralpapillen mit Borste. Körper mit Wärzchen bedeckt. Ohne Gräte: . . . . . Bryocrypta n. g.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



3. (2.) Innere Pleuralpapillen ohne Borste.
4. (5.) Dorsal- oder wenigstens die obere Lateralpapille mit einer walzenförmigen Verlängerung. Gräte dreilappig. Bauchhäkchen fadenförmig . . . . . *Holoneurus* Kieff.
5. (4.) Dorsal- und Lateralpapillen in eine Borste endigend.
6. (7.) Körper mit Wärzchen bedeckt. Gräte lanzenförmig *?Dicroneurus* Kieff.
7. (6.) Körper dicht beborstet. Ohne Gräte. Bauchhäkchen halb mondförmig . . . . . *Epidosis* H. Lw.
8. (1). Dorsal- und Lateralpapillen, wie auch die Pleuralpapillen ohne Borste noch Verlängerung.
9. (18.) Bauch- und Rückendornwärzchen vorhanden und wenigstens schon am 2. Brustringe beginnend.
10. (17.) Körper glatt oder nur gestrichelt, ohne Pseudopodien. Dornwärzchen am 2. Brustringe beginnend. Papillen ohne Verlängerung. Analsegment mit zwei Häkchen.
11. (12.) Dornwärzchen am vorletzten Segmente noch vorhanden. Innere Pleuralpapillen nur aus zwei Wärzchen bestehend. Gräte ausgerandet: . . . . . *Colomyia* Kieff.
12. (11.) Dornwärzchen an den zwei letzten Segmenten fehlend. Innere Pleuralpapillen aus drei Wärzchen, deren dritte von den beiden anderen meist weit entfernt ist, zusammengesetzt. Gräte ohne Einschnitt.
13. (16.) Körper ohne Längsstriche.
14. (15.) Gräte am Ende hutförmig erweitert. Springmaden: *Camptomyia* Kieff.
15. (14.) Ohne Gräte. (Papillen, Dornwärzchen, Analhäkchen?): *Asynapta* (Thuraui Rbs.)
16. (13.) Körper dicht längsgestrichelt, oder doch wenigstens einige Längsstriche an den Seiten. Sechs Dorsal- und acht Ventralpapillen. Gräte verschmälert oder hutförmig erweitert: *Winnertzia* Rond.
17. (10.) Hinterleibsringe mit zwei Pseudopodien. Körper mit Wärzchen bedeckt. Lateralpapillen kegelförmig verlängert. Dornwärzchen am Halse beginnend. Innere Pleuralpapillen aus drei genäherten Wärzchen bestehend: *Ruebsaamenia* Kieff.
18. (9.) Bauchdornwärzchen erst am dritten Brustringe beginnend; Rückendornwärzchen fehlend. Gräte dreilappig. Innere Pleuralpapillen aus zwei Wärzchen zusammengesetzt. Analring mit je drei Haken. Körper glatt . . . . . *Diallactes* Kieff.

Von neuen Gattungen und Arten werden folgende beschrieben: *Bryocrypta* n. g., *B. dubia* n. sp. ♂ ♀ Eier, Larve, Biologie. *Holoneurus ciliatus* n. sp. ♂ Larve, *H. tridentatus* n. sp. ♂, ♀, Larve, *H. muccicola* n. sp. ♂, ♀, Puppe, Larve, Biologie, *H. setiger* n. sp. ♀, Larve, *H. fulvus* n. sp. ♂, ♀, Puppe, Larve, Biologie. *Camptomyia recta* n. sp., *Clinorhytis flavitarsis* n. sp., *Winnerzia anomala* Kieff. ♂, ♀, Larve, Biologie, *W. nigripennis* n. sp. ♂, ♀, Larve,

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Puppe, Ei, Biologie, *W. pictipes* n. sp., Weibchen, Puppe, Larve, Ei, Biologie.

— (2). Observations sur les Diplosis et diagnoses des cinq espèces nouvelles. Bull. Soc. ent. France, 1896, p. 382—384.

Bestimmte Diplosisarten nähren sich von Blattläusen. Für diese Gruppe hat Rondani den Namen *Bremia* eingeführt. Bübsaamen hat die Rondanische Diagnose ergänzt, indem er sagte, „Vordertarsen mit zweigespaltenen Klauen, Klauen der Hintertarsen einfach.“ Durch die beiden vom Verf. in diesem Artikel beschriebenen neuen Arten wird bewiesen, dass dieser Zusatz nicht immer gültig ist, da die Angehörigen der Gattung *Bremia* manchmal an allen Tarsen zweigespaltene Klauen haben, manchmal nur an den Vordertarsen.

*Bremia abietis* n. sp. Kurze Beschreibung auf *Adelges abietis*.

*Bremia sonchi* n. sp. auf *Sonchus oleraceus*. Während die Larven des Genus *Bremia* alle ectoparasitisch leben, existirt eine andere Art von Cecidomyidenlarven, die niemand bis jetzt erwähnt hat. Sie leben auch auf Kosten der Blattläuse, aber endoparasitisch. Die Larven können springen. Verf. hat die Eiablage, das Ei selbst, die Larve und die Imago beobachtet. Er begründet darauf ein neues Genus *Eudaphis* n. gen. mit der Type

Eudaphis perfidus n. sp. Das Genus zeichnet sich dadurch aus, dass es einfache lange Krallen besitzt, und dass das erste Fühlerglied einen zahnförmigen Fortsatz hat.

Es ist Verf. gelungen aus den Gallen der verschiedenen *Hypericum*-Arten, die von Géné beschrieben wurden, den Erzeuger zu ziehen, er nennt ihn *Diplosis giardi* n. sp. Kurze Beschreibung der Imago.

Ferner zog Verf. aus Gallen von *Lathyrus pratensis* (Nebenblätter stark verdickt) die die Form kleiner *Cypraeen* hatten, den Erzeuger, es ist eine neue Art des Genus *Macrodiplosis*. — *Macropiglosis bellerogei* n. sp. Die unter dem Namen *Hormomyia rubra* vom Verf. früher beschriebene Gallmücke ist keine *Hormomyia*, sondern eine Diplosis.

— (3). Sur les transformations de certains organes chez les larves de Cécidomyies. Bull. Soc. ent. France, 1896, p. 237 bis 238, 3 Txtfig.

Einen Beweis für die Umbildungen bringen die Larven des Genus *Janetia*. Sie sind bei der jungen Larve verhältnissmässig gross, stehen auf gegabelten Stielchen, zwischen den Zinken befindet sich die Stigmenöffnung. Das letzte Stigmenpaar weicht von dieser Bildung ab. Es steht auf 2 kurzen konischen Anhängen, die sich von der oberen Seite des vorletzten Segmentes erstrecken. Unterhalb der Spitze dieser Fortsätze liegt die Stigmenmündung. Wenn die Larve erwachsen ist, zeigen die Stigmen nur die gewöhnliche Form.

Die junge Larve von *Mikiola fagi* besitzt zur Zeit, wo die Gallen sich zu zeigen beginnen an jeder Seite des zweiten Thoracal-

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



segmentes hinter den Pleuralpapillen einen grossen braunen, mehr oder weniger conischen Anhang, der in eine Spitze endigt und mit Warzen besetzt ist. Die Anhänge erreichen ungefähr die Länge des Segmentes. Ist die Larve erwachsen, so findet sich keine Spur der Anhänge mehr. Im übrigen unterscheidet sich die junge Larve nicht von der erwachsenen.

Die Mehrzahl der jungen Larven hat ebensoviel Reihen von „verrucae spiniformes" wie die erwachsenen. Bei dem Genus *Miastor* scheint es anders zu sein. Hier haben die aus dem Körper der Mutterlarve hervorgekommenen jungen Larven, ebenso wie die letztere elf Reihen von „Verrucae spiniformes" auf der Unterseite und zehn auf der Oberseite des Körpers. Im April, wenn die Larven erwachsen sind, was man an der Brustgräte und an ihrer kleineren Figur erkennt, haben sie nur noch acht Reihen auf der Unterseite und sieben auf der Oberseite. Wenigstens ist dies bei einer n. sp. von *Miastor* der Fall, die sich durch eine lanzenförmige Brustgräte auszeichnet.

— (4). Diagnose d'une nouvelle Cécidomyie. Bull. Soc. ent. France, 1896, p. 333.

*Mayetiola holei.* Die Larve lebt auf *Holcus mollus*, auf dessen Blättern sie eine kleine sattelförmige Galle hervorruft. Sie stammt aus Lothringen. Larve, Männchen, Weibchen, Puppe sind beschrieben.

— (5). Diagnose de deux espèces nouvelles de Cécidomyies. Bull. Soc. ent. France, 1896, p. 236—237.

*Contarinia marchali* n. sp. Die Larve lebt in den Früchten von *Fraxinus exelsior.* Die Imago unterscheidet sich von den andern Arten durch seine dottergelbe Färbung.

*Janetia* n. gen. Dieses neue Genus hat viergliedrige Palpen und zweispitzige Krallen wie *Dasyneura*, aber drei Haftläppchen wie *Oligotrophus.* Es umfasst die Arten, welche Gallen auf den Blättern von *Quercus cerris* verursachen, von bekannten umfasst das Genus *I. cerris* Roller und *I. homocera* Fr. Lw. und noch zwei andere Arten, von denen Verf. das Cecidium nicht kennt. Die eine Art ist

*Janetia szepligetti* n. sp.

Zum Genus *Dasyneura* Rnd. rechnet Verf. noch *D. oleae* Fr. Lw. *D. muricata* Mead., *D. ericae scopariae* Dufour.

— (6). Sur les Cécidomyies du saule. Description d'un genre nouveau et d'une espèce nouvelle. Bull. Soc. ent. France, 1896, p. 188—189.

In den Knospen von *Salix aurita* leben kleine rothe Larven, welche die Knospe äusserlich nicht verändern. Die Verwandlung findet im ersten Frühling statt. Die Puppe hat Aehnlichkeit mit der von *Bertieria karschi* Kieff.; sie unterscheidet sich von ihr durch die Stirnhöcker und durch die Thoracalstigmata. Verf. beschreibt genau die Imago und nennt das Thier *Bertieria gemmicola* n. sp., es ist der Typus eines neuen Genus *Bertieria* n. gen. Von *Dasy-*

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*neura* Rnd. unterscheidet es sich folgendermassen: Die zweite Längsader mündet an der Flügelspitze oder kurz vorher; der Körper ist mit silberglänzenden Haaren bedeckt.

Dieses Genus umfasst die auf *Salix aurita* lebenden Cecidomyiden und besteht aus 2 Kategorien. Die eine setzt sich aus Arten zusammen, die im Holz leben und längliche mehr oder weniger cylindrische Larven haben. Dazu gehören *Bertieria dubia* Kieff., *B. salicis* D. G., *B. saliciperda* Duf., *B. karschi* Kieff., *B. medullaris* Kieff. und eine dem Verf. nur im Larvenstadium bekannte Sp. Die andere Gruppe lebt in den Knospen, die Larven sind elipsoidisch, ihre Brustgräte hat keinen Stiel oder fehlt ganz. Dazu gehört *Bertieria rosaria* L., *B. clarifer* Kieff., *B. pulvini* Kieff., (*salicina*, Giraud von Schrank), *B. rosariella* n. sp., *B. superna* n. sp. Bertieria gemmicola gehört zu keiner dieser beiden Gruppen, steht aber der ersten näher als der zweiten.

— (7). Diagnose de trois Cécidomyies nouvelles. Bull. Soc. ent. France 1896, p. 216—218. 1 Textfig.

*Mayetiola joannissi* n. sp. Larve lebt an der Basis von *Poa hemoralis*, wo sie eine geringe Auftreibung hervorruft. Larve, Puppe und Imago werden beschrieben.

*Mayetiola dactylidis* n. sp. Die Larve lebt auf *Dactylis glomerata*. Larve, Puppe und Imago werden kurz beschrieben.

Die Angehörigen der Gattung *Mayetiola* leben sämmtlich auf Gramineen. Sie verwandeln sich in einem Pupenium, das aus der umgewandelten Larvenhaut besteht. Von Oligotrophus unterscheidet sie sich durch die verlängerten Palpen mit 4 Gliedern.

*Asphondylia rosmarini* n. sp. Die Larven dieser Art bilden auf der Unterseite der Blätter von *Rosmarinus officinalis* kleine spindelförmige Cecidien, die mit einem Deckel verschlossen sind, den das ausschlüpfende Insekt abhebt. Die Cecidien stammen aus Marseille, sie wurden früher auch von Frauenfeld in Dalmatien beobachtet. Puppe und Imago werden beschrieben, die Cecidien sind abgebildet.

*Bertieria pierrei* n. sp. Die vom Verf. für Cecidomyia saliciperda Dufour gehaltene Cecidomyide ist nicht *saliciperda*, sondern eine neue Sp. *B. pierrei*.

— (8). Remarques et observations sur les filets arqués des antennes, chez les Cécidomyides. Bull. Soc. ent. France, 1896 p. 37. 2 Textfig.

Verf. tritt gegen die Bemerkungen Janet's auf, der die „Filets arqués" von Xylodiplosis nur für Lamellen mit verdicktem Rand halten will. Er beweist auf experimentellem Wege, dass es wirkliche Haare sind, die nichts mit Lamellen zu thun haben.

— (9). Diagnose de quelques nouveaux Diptères du groupe Diplosis recueillis en Lorraine. Bull. Soc. ent. France, 1896. p. 14—15.

*Lestodiplosis giardi* n. sp. mit schwarzen weiss gefleckten Flügeln. Die Larve ist Parasit von *Contarinia jacobaeae* H. Lw.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Contarinia sonchi* n. sp. (*Strictodiplosis* Kieff. Contarinia Rud. hat die Priorität). Die Larve deformiert die Blüthen von *Sonchus arvensis* L.

*Contarinia medicaginis* n. sp. (Eudiplosis Kieff.). Die Larve deformirt die Blüten von *Medicago sativa* L.

*Contarinia onobrychidis* n. sp. Die Larve, deren Oberfläche leicht gegittert ist, hat eine der *Cont. loti* ähnliche Brustgräte, sie deformirt die Blüthen von *Onobrychus sativa* L.

Die beiden letzteren Thiere müssen für schädlich gehalten werden, denn sie verursachen das Fehlschlagen der Schoten der Luzerne und Eparsette.

Verf. beobachtete, dass die Larven der von Géhin *Cecidomyia mosellana* und später von Wagner *Cecid. aurantiaca* genannten Gallmücke zusammen mit den Larven von Contarinia tritici sich ebenso oft in den Aehren des Roggens wie in denen des Weizens fanden.

— (10). Neue Mittheilungen über Gallmücken. Wien. ent. Zeit. XV, p. 85—105.

Die Arbeit ist stark mit scharfer Polemik gegen Rübsaamen untermischt und scheint hauptsächlich zum Zwecke der Polemik geschrieben.

I. *Lasioptera*-Gruppe. Verf. behandelt die *Lasioptera*-Abtheilung und die *Dasyneuren*-Abtheilung. Von den Gattungen der ersten giebt er folgende Bestimmungstabelle:

Die 1. und 2. Längsader dem beschuppten Vorderrande sehr nahe. Krallen gespalten.

1 (4). Thorax halsartig verlängert; Rüssel schnabelartig.
2 (3). Vier einfache Längsadern. Acorrhynchus Rond. 1860 (*Oxyrrhynchus* Rd. 1840.).
3 (2). Drei Längsadern; die dritte gegabelt. *Clinorrhyncha* H. Lw.
4 (1). Rüssel nicht schnabelartig und Thorax nicht halsartig verlängert.
5 (6). Vier einfache Längsadern. *Choristoneura* Rübs.
6 (5). Drei Längsadern, die dritte gegabelt. *Lasioptera* Meig.

*Dasyneura*-Abtheilung: *D. lupulina* n. sp. steht *D. ignorata* Wachtl nahe. Larve lebt auf *Medicago lupulina*. *D. axillaris* n. sp. steht auch *D. ignorata* nahe. Blattachselgallen auf *Trifolium medium*. *D. pulsatillae* n. sp. bewirkt auf *Pulsatilla vernalis* und *vulgaris* Deformation der Früchte und Fruchtbärte.

II. Asphondylia-Gruppe. A) Asphondylia-Abtheilung, B) *Oligotrophus*-Abth. 1. *Rhopalomyia* Rübs., 2. *Oligotrophus* Latr., 3. *Mayetiola* Kieff., 4. *Mikiola* Kieff., 5. *Hormomyia* H. Lw.

III. *Diplosis*-Gruppe: 1. *Monasthropalpus* Rübs., 2. *Braueriella* Kieff., 16. *Loewiola* Kieff., 3. *Dicrodiplosis* Kieff., 13. *Macrodiplosis* Kieff., 4. *Bremia* Rnd., 5. *Mycodiplosis* Rübs., 6. *Arthrocnodax* Rübs., 7. *Putoniella* Kieff., *Harmandia* Kieff., 8. *Acodiplosis* Kieff., 9. *Stenodiplosis* E. Reuter, 10. *Cryptodiplosis* Kieff., 12. *Octodiplosis* Giard, 14. *Clinodiplosis* Kieff., 15. *Lestodiplosis* Kieff., 17. *Aylo-*

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*diplosis* Kieff., 18. *Contarinia* Rud. *Contarinia brizae* n. sp. Larve in den Blüthen von *Briza media*. *Contarinia sorbi* n. sp. bewirkt auf *Sorbus aucuparia* L. eine hülsenförmige Blättchenfaltung, mit sehr schwacher Hypertrophie. *Contarinia pilosellae* n. sp. in geschwollenen Blüthenköpfen von *Hieracium pilosella*. *Contarinia scrophulariae* n. sp. in den verdeckten Blüthen von *Scrophularia nodosa*. 19. *Thecodiplosis* Kieff. Zum Schluss giebt Verf. eine Uebersicht der bei der Beschreibung der Gallmücken zu beachtenden Merkmale.

— (11). Zoocécidies d'Europe. Miscell. ent. IV p. 52.
Noch nicht beendigt.

— (12). Quatre nouveaux genres du groupe Diplosis. Miscell. ent. IV p. 4—5.

1. *Braueriella* n. gen. Palpes à 2 articles très courts. Pelote dépassant les crochets. Oviducte à deux lamelles divergentes. Sp. typ. *Braueriella phyllirene* Fr. Lw.

2. *Putoniella* n. gen. 3 Pelotes, dont l'intermédiaire dépasse un peu les crochets. sp. typ. *Putoniella marcupialis* Fr. Lw.

3. *Harmandia* n. gen. Pelote > crochets. Palpes à quatre articles. Antennes du mâle à articles très inégaux. Oviducte à lamelle unique et bifide. Species typica: *Harmandia tremulae* Winn.

4. *Loewiola* n. gen. Pelote < crochets. Antennes du mâle à articles tres inégaux. Lamelle intermédiaire de la pince bilobée. Oviducte à lamelle unique et bilobée. Bord alaire non interrompu après l'insertion de la deuxieme nervure longitudinale. Spec. typ. *Loewiola centaurea* Fr. Lw.

— (13). Division du genre Oligotrophus. Miscell. ent. IV p. 5.

1. *Oligotrophus* s. str. spec. typ. *Oligotrophus juniperinus*.

2. *Mayetiola* (*Mayetia*). 3 pelotes; bord alaire non interrumpue après la jonctinon de la deuxième nervure longitudinale. Oviducte terminé par une pochette. Spec. typ. *Mayetiola destructor* Say.

3. *Mikiola* n. gen. Diffère du précedent par la pince anale qui est autrement comprimée et par l'oviducte terminé par deux lamelles. Spec. typ. *Mikiola fagi* Hart.

— (14). Erwiderung auf den dritten Angriff des Herrn Rübsaamen. Berl. Ent. Zeit. XLI 1896 p. 401—404.

Reine Polemik anknüpfend an bestimmte Begriffe der Systematik der Cecidomyiden.

— (15). Ueber die Unterscheidungsmerkmale der Gallmücken. Ent. Nachr. XXII p. 67—77.

Rein polemische Arbeit gegen Rübsaamen gerichtet. Beschäftigt sich hauptsächlich damit, festzustellen, welche Unterscheidungsmerkmale in der Systematik der Gallmücken der Verf. und welche Rübsaamen in die Wissenschaft eingeführt hat.

1. Taster, 2. Fühlerverzierungen, 3. Zange, 4. Pulvillen, 5. Krallen, 6. Nymphen, 7. Eier, 8. Larven.

— (16). Essai sur le groupe Campylomyza. Miscell. ent. III, p. 46.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



— (17). Diagnose de deux Cécidomyies nouvelles. Miscell. ent. III, p. 150.

**Kuntze, A.** Chortophila insularis n. sp. Deutsche ent. Zeitschr. 1896, p. 54.

Verf. hat nun auch das Männchen von *Chortophila insularis* gefunden. Es fand sich auf Borkum, Norderney, Amrum und Sylt. Es gleicht ausserordentlich dem Weibchen. Verf. beschreibt genau die Unterschiede.

**Laboulbène, A.** Observations physiologiques sur deux Insectes Diptères: Oestrus (*Gastrophilus equi* Fab. and *Sepsis cynipsea* Linné). Bull. Soc. ent. France, 1896, p. 110—112.

Verf. beobachtete den Flug von *Gastrophilus equi*. Derselbe war vollständig geräuschlos. Er fing das Thier und setzte es in einen Glaskasten. Nach einer Weile wurde er aufmerksam gemacht durch einen feinen Ton wie von einer Stimmgabel. Der Ton rührte von der Fliege her, welche ihn aber nicht mit den Flügeln hervorbrachte, diese waren vollkommen in Ruhe und übereinander gelegt, sondern durch Vibriation des ganzen Körpers.

*Sepsis cynipsea* hat die Eigenthümlichkeit, auch beim Kriechen die Flügel zu bewegen. Verf. beobachtete, dass auch dabei die Schwinger bewegt werden, dass aber die Bewegungen der Halteren nicht mit denen der Flügel übereinstimmte. Während eines Flügelschlages bewegte sich der Schwinger mindestens 2 oder 3 mal.

**Lichtwardt, B.** Eine neue Dolichopodide von der Insel Borkum. Deutsche ent. Zeitschr. 1896 p. 181—182.

*Hercostomus marginatus* n. sp. ♂ ♀. Dann wird noch erwähnt *Porphyrops discolor* Zett., *P. pectinatus* H. Lw.

**Luff, W. A.** The Diptera of Guernsey. Rep. Guernsey Soc. 1895, p. 54 und 64.

**Magalhães, P. S. de.** Observations sur les Dermatobies. Bull. Soc. zool. France XXI p. 178—179.

Es gelang Verf., von einer grossen Anzahl kleiner noch nicht ausgewachsener Larven der „Berne", die aus den Wirthsthieren gezogen waren, eine Larve zur Verpuppung zu bringen. Nach einiger Zeit entschlüpfte der Puppe eine Fliege, die keine entwickelte Flügel hatte und vom Verf. nicht lebend beobachtet werden konnte. Verf. beschreibt die Imago ohne sie zu identificiren.

**Marchal, P.** Sur deux Cécidomyes nouvelles vivant sur la pomme de terre et sur le lierre. Bull. Soc. ent. France, 1896, p. 97—98. 2 Textfig.

*Asphondylia trabuti* n. sp. Die Larve dieser Gallmücke lebt in den Beeren der Kartoffel (*Solanum tuberosum*). Eine Beere kann eine oder mehrere Larven beherbergen, sie ist deformirt und sieht wie bossirt aus. Die Puppe bohrt sich vermittelst ihrer Bohrhörnchen kurz vor dem Ausschlüpfen halb heraus, so dass die Hülle zur Hälfte stecken bleibt. Verf. erhielt die Gallen aus Algier.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Er konnte die Puppe und das ♀ beobachten, von beiden giebt er eine genaue Beschreibung. Er bildet den vorderen Theil der Puppe, die Fühlerspitze, das letzte Tarsenglied und den Flügel der Imago ab.

*Dasyneura kiefferi* n. sp. Verf. fand die Larven im Oktober in den deformirten Blüthenknospen von *Hedera helix*, es giebt jährlich zwei oder mehrere Generationen. Die Brustgräte der Larve ist zweispitzig. Zur Verpuppung verlässt die Larve die Galle und spinnt sich einen weissen Cocon. Die Imago wird nicht beschrieben, nur Flügel und Fühlerendglieder abgebildet. Die Larve wird von einer *Caprodiplosis* angegriffen.

**Marchand, E.** Observations sur l'*Echinomyia fera* (Linné) (Accouplement; Appareil génital; reproduction; moeurs). Bull. Soc. Quest France vi 1896 p. 119—135. Taf. 2.

Nachdem der Verf. die genaue Synonimie und eine systematische Beschreibung der Species gegeben hat, schildert er zuerst die Begattung und geht dann auf die Anatomie über.

1. l'appareil génital externe du mâle. Die „pointes brunes à peine courbées" Léon Dufours nennt Verf. „fourche à leviers".

2. l'appareil génital interne. Hoden, Vas deferens, Vesicula seminalis, Canalis ejaculatorius.

3. l'appareil génital externe de la femelle.

4. l'appareil génital interne. Ovarien, Tuben, Oviduct, Receptacula seminis, Anhangsdrüsen, Uterus.

Verf. beobachtete die Eiablage. Die Fliege legte einer Raupe von *Pieris rapae* eine kleine Larve an die Oeffnung des 7. Stigmas. Zuletzt giebt Verf. noch ein Verzeichniss der Wirthe von *Echinomyia fera*.

**Meaden, C. W.** The cattle fly, Compsomyia macellaria. J. Trinidad Club II p. 279—281.

**Meijere, de** (1). Zeldzame inlandsche Diptera. Tijdschr. voor Entomol. 1896 Verslag p. CXXXI—CXXXIII.

*Cecidomyia* (*Dichelomyia*) *inclusa* Frauenf. *Pachymeria femorata* F. Minettia dissimilis Wulp (in litt.). *Lonchaea palposa* Zett. *Lonchaea lucidiventris* Beck. Neu für die Fauna waren: *Diplosis accetosellae* Rübs., *Miastor metraloas* Meinert, *Gnophomyia viridipennis* Gimm., *Achaleus flavicollis* Meig., *Diaphorus winthemi* Meig., *Heteromyza buccata* Fall., *Tetanocera unicolor* H. Lw., *Psila fuscinervis* Zett., *Notiphila stagnicola* Stenhamm., *Hydrellia nigripes* Zett., *Scatella aestuans* Hald., *Agromyza xanthocephala* Zett., *Agromyza amoena* Meig., *Phytomyza heraclei* Kltenb., *P. milii* Kltenb. *P. orobanchia* Kltenb.

— (2). Vorzeigung seltener holländischer Dipteren. Tijdschr. voor Entomol. Versl. p. XLII.

*Coenomyia ferruginea* Scop., *Bombylius fugax* Wiedem., *B. canescens* Mikan., Oecemyia atra F., Zodion cinereum F., Microdon devius L., *Ocyptera brassicaria* F., *Dexia rustica* F., *Dinera cristata*

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



R. D., Dioctria longicornis Meig., *Atherix ibis* F., *Spilographa meigenii* H. Lw., *Trypeta colon* Meig. Für die Fauna neu waren *Ptiolina immaculata* F., *Clytia continua* Pnz., *Ochtiphila elegans* Pnz.

**Mingaud, G.** Application de l'entomologie à la médecine légale. Bull. Soc. Nismes XXIII, p. 95—99.

**Mik, J.** (1). Eine neue Cecidomyiden-Galle auf Centaurea scabiosa L. Wien. ent. Zeit. XV, p. 292—294, Taf. IV.

Die Galle besteht aus einer auffallenden Deformation der Blüthenköpfchen, theilweise auch aus einer Veränderung der Stengel und Blätter. In den Gallen lebten gesellig 5—15 Stück einer blass orangeröthlichen Cecidomyiden-Larve. Die Brustgräte der Larve ist honiggelb, an derselben ist nur das Manubrium abgegliedert, der Discus ist dort, wo er von der Larvenhaut bedeckt ist, etwas längsgefurcht. Die Entwicklung konnte nicht abgewartet werden. Die Untersuchung der Larve wurde von Kieffer vorgenommen. Nach diesem Autor steht sie der *Dasyneura löwii* Mik nahe. Die Larve wird genauer beschrieben. Galle und Brustgräte sind abgebildet.

— (2). Ueber eine Asphondylia-Galle. Wien. ent. Zeit. XV, p. 209—212, Taf. 2.

Die Galle fand sich auf der süditalienischen Prunus coromilio, die Galle sah der von *Asphondylia prunorum* Wachtl. sehr ähnlich. Es ist sehr wahrscheinlich, dass die Gallen auch von diesem Erzeuger herrühren.

Die Galle ist eine adventivische Triebgalle, ist gewöhnlich 5 mm lang und ebenso breit und dann zwiebelförmig. Die Verwandlung geht sicher in der Galle vor sich.

Die Galle wird von einer gelbrothen glänzenden Larve bewohnt. Verf. beschreibt die Brustgräte und schlägt dabei für die drei Theile derselben einheitliche Namen vor:

Das Basalglied nennt er Manubrium, das zweite Glied Membrum intercalare, das dritte Glied besteht aus einem stielförmigen Theil, dem Stylus, und aus dem eigentlichen Bohrapparate, welcher aus dem Leibe frei hervorragt und ausser zum Bohren auch beim Kriechen und beim Spinnen der Cocons Verwendung findet, der Discus spathulae sternalis.

Im vorliegenden Falle ist das Manubrium quergestellt, farblos, das Intercalare chitinös, honiggelb, nur halb so lang als der Stylus, dieser ist dunkler; der Discus ist dunkel honiggelb, mit 4 Zähnen, von welchen die äusseren länger und mehr zugespitzt sind als die inneren.

— (3). Dipterologische Miscellen (2. Serie). VII. Wien. ent. Zeit. XV, p. 106—114; VIII, t. c. p. 241—248.

43. Zur Biologie von *Geron gibbosus* Meig. Diese Fliege wurde aus Raupen von *Nephopteryx sublineatella* Strg. und *Fumea crassiorella* Brd. gezogen.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



44. Da *Tachydromia* und *Platypalpus* zusammen fallen, so muss der von Becker eingeführte Name *T. testacea* verändert werden, da von Philippi bereits 1865 ein *Platypalpus testaceus* beschrieben worden ist. Verf. schlägt den Namen *Tachydromia engadinica* vor. Auch *Rhamphomyia angustipennis* Beck ist bereits vergeben, fällt aber nach Strobl mit *R. stigmosa* Macq. zusammen.

45. Die von Thomas beschriebene Hypertrophie der Fruchtknoten von *Salix reticulata* L. war bereits Fr. Loew bekannt.

46. Verf. hält *Helomyza tuberipenda* Rnd. für *Helomyza hispanica* Lw.

47. In Bezug auf die Galle auf *Centaurea scabioca* L. ist Kieffer im Irrthum, denn Schiner bezieht die von *Trypeta eluta* Meig. verursachte Galle weder auf Kaltenbach noch auf eine *Centaurea*.

48. *Trypeta onotrophes* Lw. lebt auch in den Köpfchen von *Centaurea vochiniensis*.

49. *Evaresta pulchra* Lw. lebt wahrscheinlich auch in den Köpfchen von *Scorzonera humilis*.

50. Verf. hält die von Kertész beschriebene *Pelecocera rectinervis* für eine melanotische Form von *P. latifrons*.

51. Häufiges Auftreten von *Brachysoma devia* Fall.

52. Ueber die Fruchtbarkeit von *Stratiomyia chamaeleon* Deg. Ein eingezwingertes Weibchen legte 636 schwefelgelbe Eier, die eine Schnur bildeten. Einige Betrachtungen über die Fruchtbarkeit verschiedener Dipteren.

53. Nach E. Bergroth ist *Chrysotoxum fuscum* Gil. T. identisch mit *Chr. flavipenne* Palma. *Phora interrupta* Zett. ist identisch mit *Phora picta* Lehm. *Boletina pseudosciarina* Strobl fällt mit *B. conformis* Siebke zusammen.

54. Ueber *Dichocera lyrata*. Verf. glaubt, dass dieses Genus am ehesten in die *Tryptocerà*-Gruppe gehört, auf keinen Fall aber zu *Nemoraea*.

**Osten-Sacken, C. R.** (1). Bibliographische und theilweise psychologische Untersuchung über die zwei Ausgaben der Erstlings-Arbeit von H. Loew. Ueber die Posener Dipteren. Berlin. ent. Zeitschr. 1896 p. 279—284.

Verf. findet den Grund und die Verschiedenartigkeit der beiden Erstlingsarbeiten Löw's darin, dass Löw die nicht in den Werken erwähnte gleichzeitig erschienene Arbeit Zeller's gekannt hat und darin eine Concurrenz für seine eigene Arbeit erblickt hat. Er setzte daher dem in der Isis abgedruckten Werke eine Vorrede voraus, um seiner Arbeit eine höhere Bedeutung zu verleihen und um den Anschein zu erwecken, als ob er die von Zeller ausgeführten Gesichtspunkte auch bereits in Erwägung gezogen hätte.

— (2). Notice on the terms tegula, antitegula, squama, and alula, as used in Dipterology. Berlin. ent. Zeitschr. 1896, p. 285 bis 288.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Der Ausdruck Squamae (im Plural) sollte für alle diese Organe im Allgemeinen gebraucht werden; mit Squama würde die vordere allein, mit Antisquama die hintere Squama allein bezeichnet werden. Die Membran, welche manchmal zwischen beiden hinläuft oder die Squama mit dem Scutellum verbindet, sollte Bindehaut genannt werden. Alula wäre für den „Lobus" und „Lobulus" von Stenhammar und Halyday einzuführen.

Verf. giebt eine Zusammenstellung derjenigen Litteraturstellen, wo die Ausdrücke zuerst auftreten.

— (3). The genus *Phyllolabis* O. S. (Dipt., Tipul.), a remarkable case of disconnected areas in geographical distribution. Berl. Ent. Zeit. 1896 Heft IV p. 374—376.

Das Genus *Phyllolabis* ist aus Norwegen (*macrura* Siebke) und Californien (*claviger* O. S.) bekannt, ferner wurde *macrura* in den Steyrischen Alpen gefunden.

— (4). Preliminary notice of a subdivision of the Suborder *Orthorapha Brachycera* (Dipt.) on chaetotactic principles. Berl. Ent. Zeit. 1896 Heft IV p. 365—373.

Verf. stellt die beiden neuen Abtheilungen

*Tromoptera* für die *Nemestrinidae*, *Cyrtidae*, *Bombylidae* und *Therevidae* incl. *Scenopinidae* und

*Energopoda* für die Familien *Asilidae*, *Dolichopodidae*, *Empidae* (im weitesten Sinne), *Lonchopteridae* und wahrscheinlich *Phoridae* auf. Die *Mydaiden* bilden eine Unterfamilie für sich.

Verf. giebt dann noch des Genaueren die näheren Beziehungen der einzelnen zu seinen neuen Kreisen gehörigen Familien zu einander. Die neue Nomenclatur würde dann lauten:

Suborder I Orthorapha Nemocera.
Superfamily *Nemocera vera.*
„ *anomala.*
Suborder II *Orthorapha Brachycera.*
Superfamily *Eremochaeta.*
*Tromoptera.*
*Mydaidae.*
*Energopoda.*
Suborder III *Cyclorapha Athericera.*

— (5). On the terms Calypteratae and Acalypteratae, Calypta and Calyptra as they have been used in Dipterology. (A supplement to my article: Notice on the terms tegula, antitegula, squama and alula in the Berl. Ent. Zeit. 1896.) Berl. Ent. Zeit. 1896 Heft IV p. 328—338.

Verf. giebt einen Abriss der Geschichte der oben genannten Ausdrücke.

— (6). Prof. Mik's genus *Paracrocera* (Cyrtidae) with a Postscript about the genus *Alloeoneurus* Mik (Dolichop). Berl. Ent. Zeit. XLI 1896 Heft IV p. 323—327.

Verf. spricht sich gegen die Aufstellung des Genus *Paracrocera*

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



aus, da das Genus *Acrocera* sehr variabel in dem Flügelgeäder ist. Auch die Genera *Alloloneurus* und *Symplectomorpha* sind nicht zu halten.

— (7). A new genus of Cyrtidae from New Zealand. Ent. Mag. XXXII, p. 16—18.

**Pandellé, L.** Études sur les Muscides de France. II^e partie (Suite). Rev. Ent. franc. XV, p. 1—230.

**Reuter, E.** Zwei neue Cecidomyinen. Medd. Soc. Faun. Fenn. XI, No. 8, 15 pp., Taf. 1—2.

Verf. fand die Aehren von *Alopecurus pratensis* L. und von *Alopecurus geniculatus* L. ausserordentlich stark von Cecidomyiden angegriffen. Es waren 2 verschiedene neue Arten, auf *A. pratensis* L. *Oligotrophus alopecuri* n. sp. und auf *A. geniculatus* L. *Stenodiplosis geniculati* n. gen. n. sp.

Die Larven der ersten Art leben zu je einer in einer Blüthe, ohne irgend eine Galle zu erzeugen. Die Verpuppung findet in den Aehren statt. Verf. beschreibt Larve, Puppe und Imago.

Die neue Gattung *Stenodiplosis* Kieff. in litt. steht der Gattung *Eudiplosis* Kieff. nahe, ist aber von derselben zu unterscheiden: 1. durch die 3gliedrigen Taster, 2. durch die schmalen Flügel und 3. durch die verschiedene Larve; diese ist nackt, ohne Gräte und ohne Analanhängsel; ihre Fühler sind nicht verlängert; nur vier (?) Ventralpapillen; die acht Terminalpapillen als gewöhnliche Papillen aussehend. Ohne Springvermögen. Lebensweise wie bei *Oligotrophus alopecuri*. Larve, Puppe, Imago werden genau beschrieben, Puppe und Theile der Imago abgebildet.

**Röder, V. von.** Spongostylum flavipes nov. spec. Wien. ent. Zeit. XV, p. 273.

Die neue Art ist aus dem cilicischen Taurus und besitzt grosse Aehnlichkeit mit *Spongostylum pallipes* H. Lw. Verf. hält es nicht für unmöglich, dass die Art nur eine Var. von *pallipes* ist. Die Diagnose lautet:

Tomento, pilis setisque luteis, pedibus dilute flavis, alis dilute fusco-tinctis.

— (2). Noch einige Bemerkungen über die europäischen *Stratiomyia*-Arten mit rothgefärbten Fühlern. Wien. ent. Zeit. XV, p. 274.

Bezzi hat in seiner Bestimmungstabelle bei *pyrrhocera* H. Lw. ein Versehen begangen, denn seine Angaben über den Hinterleib des Weibchens stimmen nicht mit der Loew'schen Beschreibung überein. Ferner ist die Hinterleibszeichnung des Männchens von der des Weibchens verschieden.

Die beiden Geschlechter von *Str. erythrocera* Egg. unterscheiden sich noch durch die Färbung der Schenkel, beim Männchen schwarz, beim Weibchen gelb.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



— (3). Ueber das Wohnthier der Nycteribidae: *Strebla* Wiedem. und Megistopoda Macq. Ent. Nachr. XXII 1896 No. 21 p. 321.

Verf. erhielt aus San Paulo, Brasilien, *Megistopoda pilatei* Macq. und *Strebla vespertilionis* F. Die beiden Arten leben auf *Vampyrops lineatus*.

**Rübsaamen, Ew. H.** (1). Zurückweisung der Angriffe in J. J. Kieffer's Abhandlung: Die Unterscheidungsmerkmale der Gallmücken. Entomol. Nachr. XXII 1896, No. 8 p. 119—127, No. 10 p. 154—158, No. 12 p. 181—187, No. 13 p. 202—208, No. 14 p. 209—211.

Wie schon der Titel sagt, eine rein polemische Arbeit, die sich allerdings um sachliche Begriffe und Ansichten dreht.

— (2). Ueber russische Zoocecidien und deren Erzeuger. Bull. Soc. Imp. Nat. Moscou 1896. 93 p. Taf. XI—XVI.

Seite 37—74 nehmen die Dipterocecidien ein:

1. An *Achillea* sp. Galle von Rhopalomyia millefolii H. Lw. (?). 2. Triebspitzendeformation an *Artemisia austriaca*. 3. An *Artemisia campestris*. 4. Galle von *Oligotrophus corni* an *Cornus australis*. 5. Deformation der Hülsen von *Coronilla varia*. 6. Deformation der Triebspitze von *Cysticus biflorus*. 7. Galle von *Lasioptera eryngii* Vallot an *Eryngium campestre*. 8. Deformation der Triebspitze von *Euphorbia virgata* wahrscheinlich von *Dichelomyia subpatula* (Bremi). 9. Blattgallen an *Fagus silvatica* L. 10. Deformation der Triebspitze von *Galium verum* L. 11. Galle von *Dichelomyia galii* (H. Lw.). 12. Galle von *Dichelomyia genistamtorquens* Kieff. an *Genista tinctoria* L. (mit Vorbehalt). 13. Galle von *Carphotricha pupillata* Fall. an *Hieracium umbellatum* L. 14. Deformation der Triebspitze und der Blüthen von *Kochia prostrata* Schrad. 15. Deformation an der Triebspitze von *Lepidium draba* L. 16. Deformation der Triebspitze von *Linum austriacum* L. 17. Galle von *Asphondylia miki* Wachtl (?) an *Medicago saxatilis* M. B. 18. Galle von *Schizomyia pimpinellae* (Fr. Lw.) an *Pimpinella saxifraga* L. 3 Textfig. 19. Galle von *Dichelomyia persicariae* L. an *Polygonum amphibium* L. an *Populus tremula* L. 20. Blattgallen von *Diplosis löwi* Rübs. 21. Blattgallen von *Lasioptera populnea* Wachtl. 22. Blattgalle eines unbekannten Erzeugers. 23. Blattstielgalle. 24. Kleine Blattrosetten an der Zweigspitze von *Salix cinerea* (ob die Weidengallen alle von *Dichelomyia rosaria* H. Lw. erzeugt werden, ist nicht erwiesen). 25. Anschwellungen der Blattstiele und der Blattpolster, die Larven unterscheiden sich wesentlich von denen der *Dichelomyia salicis* (Schrank). 26. Blattrosetten an *Salix caprea* L. 27. Kleine zapfenförmige Rosetten an *Salix depressa* L. 28. Anschwellung des Stengels und der Blattstiele an *Seselia* sp. 29. Deformation der Blüthen an *Silene* sp. 30. Deformation des Blüthenstandes von *Sisymbrium columnae* Jacq. 31. Deformation des Blütenstandes von *Sisymbrium loeselii* L. 32. Deformation des Blüthenstandes von *Sisymbrium pannonicum* Jacq. 33. Gallen von *Rhopalomyia tana-*

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*ceticola* (Karsch) an *Tanacetum vulgare* L. 34. Galle von *Clinorhyncha tanaceti* Kieff. an *Tancetum vulgare* L. 35. Galle von Dichelomyia urticae (Perris) an *Urtica diocea* L. 36. Blattrandrollung nach oben und Blattfaltung an *Valesiana alliariaefolia* Vahl. 37. Galle von *Asphondylia verbasci* (Vallot) an *Verbascum lychnitis* L. 38. Dieselbe Deformation an *Verbascum pyramidale* M. B. 39. Von den vorigen verschiedene Blüthendeformationen an *Verbascum* sp., darin *Dichelomyia*- und *Asphondylia*-Larven. 40. Galle von *Dichelomyia veronicae* Vallot.

Die Deformationen sind genau beschrieben, ebenso die Erzeuger, wenn sie aufgefunden werden konnten. Der Verf. giebt auch vielfach synonymische und morphologische Angaben und Vergleichungen dieser Gallen mit bekannten. Viele Gallen und Theile der Erzeuger sind abgebildet.

— (3). Neudruck eines Artikels von Osten-Sacken betitelt: A Cecidomyia living in princ-rein (*Diplosis recinicola* n. sp.) in Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. III, Sept. 1871, p. 345—346. Entom. Nachr. No. 22 p. 343—345.

Rübsaamen hält den jetzt nur sehr schwer erhältlichen Artikel für so interessant, dass ihm ein Neudruck desselben wünschenswert erschien. Er erfolgt mit Einwilligung des Verf.

**Ruser.** Zur Entwickelungsgeschichte der Oestruslarven. [Nachweis der Larven im Schlunde.] Zeitschr. Fleisch. Milchhyg. 1896, p. 127—129.

Verf. hat seine Untersuchungen über die Wanderung der Oestriden-(Hypoderma-) Larven durch den Thierkörper wieder aufgenommen. Vom Ende Februar bis Anfang Frühjahr findet man bei unseren Schlachtrindern auf der Rückenoberfläche die ersten Erscheinungen des Schmarotzerthums der Hypodermalarven. Verf. unterzog nun den Schlund von 4 Ochsen, welche die Oedeme in der Subcutis des Rückens zeigten, einer genauen Besichtigung und fand unter der Schleimhaut in dem lockeren Bindegewebe zwischen Musculatur und Schleimhaut die stäbchenförmigen glashellen Larven in grosser Zahl durchschimmern. Man kann aber sagen: „Finden sich die ersten characteristischen Symptome auf der Rückenoberfläche beim Rinde, so sind Oestruslarven auch im Schlunde zugegen.“ Man findet die Brustpartien des Schlundes, am meisten in der Nähe des Ueberganges in den Pansen geschwollen. Die Muskulatur und das angrenzende Bindegewebe sind ödematös durchfeuchtet und haben eine schmutzig graugrüne Farbe. Die Wanderung der Larven geht nun in der Art vor sich, dass zunächst die Muskulatur des Schlundes durchbohrt wird. Darauf folgt Emporsteigen im mediastinalen Fettgewebe bis an die grossen Gefässstämme unter der Wirbelsäule und Fortschreiten im Verlauf der Gefässe und Nerven bis unter die Subcutis des Rückens. Dass die Wanderung so von statten geht, ist an den auf den genannten Wegen überall nachweisbaren schmutzigen, gelbgrünen Oedemen zu erkennen, in denen ebenfalls die Schmarotzer gefunden wurden.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Es kann nun als bewiesen angesehen werden, dass die Aufnahme der Oestruslarven durch die Maulhöhle erfolgt, und dass die Larven vom Anfangs-Verdauungsschlauche aus durch den Thierkörper nach der Unterhaut und von hier aus durch die äussere Haut nach aussen wandern.

Infolge dieser Beobachtungen empfiehlt Verf. das obligatorische Abdasseln und eine ausgedehntere Fleischbeschau. Es müsste auch Schlund, mediastinales Fettgewebe und die Umgebung der grossen Gefässe an der Wirbelsäule untersucht werden.

**Scott-Elliot, G. F.** Notes on Flower-haunting Diptera. Tr. ent. Soc. London, 1896, p. 117—128.

Die Blumen besuchenden Dipteren sind von grösserer Wichtigkeit für die Befruchtung der Pflanzen als bis dahin angenommen wurde. So sind manche Galium, Myosotis und Veronica hauptsächlich von Syrphiden abhängig.

Der Farbensinn spielt bei dem Blumenbesuch eine grosse Rolle.

Verf. spricht des Längeren über den Instinkt der verschiedenen Dipteren, denen er verschiedene Grade von Intelligenz zuspricht.

**Semenow, A.** Insectorum quorundam novorum faunae transcaspicae diagnoses. Annuaire Mus. St. Petersb. 1896 p. 378—386.

Von Dipteren beschreibt der Verf. ein neues Genus aus der Familie der Midaiden mit 2 neuen Species: *Eremomidas* g. n.

Generi *Leptomidas* Gerst. (1868) proxime affine, differt proboscide multo minore, quam transversus oculorum diameter semper breviore, sursum directâ, non prominulâ, lobulis apicalibus angustis; alarum nervo longitudinali 2° cum ramo 1° nervi longitudinalis 3 furcati apice prorsus vel fere connivente; femoribus et tibiis posticis longe sparsimque setaceo-spinosis, his apice spinis pluribus instructis; staturâ robustâ. Ceterum cum gen. Leptomidas congruens.

Typus: *Eremomidas emir* sp. n. ♀.

2 Species: *Eremomidas chan* n. sp. ♀.

**Skuse, F. A. A.** Description of a Dapanoptera from Australia. Rec. Austral. Mus. II, p. 106—110.

**Slosson.** Trumbull, Annie. Additional List of insects taken in alpine Region of Mt. Washington. Entomol News 1896, p. 263—265. Diptera p. 263—264.

Unter den Dipteren waren neu für N.-Amerika *Lestremia leucophaea* Meig., *Boletina sciarina* Stäg., *Chalarus* n. sp., ferner werden als neue Species bezeichnet *Tanypus* n. sp., *Microphorus* n. sp., *Gymnopareia* n. sp., *Phortica* n. sp. Im Ganzen werden 74 Species aufgenannt.

**Snow, W. A.** List of Asilidae supplementary to Osten-Sacken's catalogue of North American Diptera. Kansas quart. IV, p. 173—190.

**Thomson, J. A.** Note on the occurrence of the larva of the dronefly (Eristalis tenax) as a temporary endoparasite in man. P. Phys. Soc. Edinb. XIII, p. 160—161.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



**Townsend, C. H. E.** Notes on the species of Exorista of temperate North America. Psyche, VII, p. 329—330.

Verf. giebt eine Bestimmungstabelle von 11 Exorista - Species, als neu beschreibt er *Exorista nigripalpis* aus Illinois. In der Tabelle sind aufgeführt: *Ex. hirsuta*, *nigripalpis*, *futilis*, *theclarum*, *blanda*, *scudderi*, *phycitae*, *ciliata*, *lagoae*, *platysamiae*, *eudryae*.

**Weltner, W.** Ueber den Laich einer Mücke, *Chironomus silvestris* F. Blätt. Aquar. und Terr. VII 1896 No. 18 p. 210—211. 1 Textfig.

Ende März fand Verf. in einem Wiesengraben einen abgestorbenen Pflanzenstengel, der mit zahlreichen Eiern besetzt war und in seinem Inneren Nymphen von Mücken beherbergte. Verf. richtete ein Aquarium ein, in das er reinen Sand und einige gut gesäuberte Hottoniapflanzen brachte. Am 30. April und am 1. Mai verwandelten sich die Nymphen, während die Eier auf dem Stengel unentwickelt blieben. Die Bestimmung der fünf erhaltenen Mücken ergab, dass man 2 ♂ und 3 ♀ von *Chironomus silvestris* Fabr. vor sich hatte, welche sich meist auf den über die Wasseroberfläche hinausragenden Hottonialblättern aufhielten. Am Morgen des 2. Mai fand Verf. eine schnurförmige Eiermasse, die aus zwei dünnen, drehrunden Strängen bestand. Die eine Schnur enthielt etwa 160, die andere etwa 140 Eier, beide Stränge waren an einigen Stellen mit einander verklebt und hier und da an die Hottonialblätter angekittet. Verf. brachte den Laich in eine geräumige Schale mit reinem Wasser und setzte sie zeitweise der Sonne aus; aus den Eiern erhielt Verf. die winzigen Larven, welche aus Mangel an Futter nach wenigen Tagen erstarben. Die beiden Eischnüre sind in $3^1/_2$ f. Vergr. abgebildet.

**Wheeler, W. M.** (1) Two Dolichopodid genera new to America. Ent. News VII p. 152—156.

Ueber das Genus *Xiphandrium* H. Lw. macht Verf. einige Bemerkungen über seine Abgrenzung gegen Porphyrops u. Rhaphium.

Die neuen Species sind: 1. *Xiphandrium americanum* n. sp. ♀♂ von Milwaukee. 2. *Thinophilus pectinifer* n. sp. ♂♀ Old Woman Creek Wyoming. Von beiden Sp. giebt Verf. genaue Beschreibungen.

— (2). The genus Ochthera. Ent. News Philad. VII p. 121—123.

Verf. beschreibt als neue Species *Ochthera lauta* ♀ von Milwaukee, er bildet das Gesicht und ein Hinterbein ab. Die Art ähnelt *Ochthera exculpta* H. Lw. von Cuba. Ferner macht er Angaben über *Ochthera mantis* Geer, *O. cuprilineata* Willist., *O. tuberculata* H. Lw. Zum Schluss giebt er eine Bestimmungstabelle der nordamerikanischen Species *O. lauta* n. sp., *O. cuprilineata* Willist., *O. exculpta* H. Lw., *O. mantis* Geer, *O. rapax* H. Lw., *O. tuberculata* H. Lw.

— (3). A new genus and species of *Dolichopodidae*. Ent. News VII p. 185—187. 1 Textfig.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Parhydrophorus* n. gen. Das neue Genus steht den Genera *Scellus* und *Hydrophorus* hauptsächlich dem letzteren sehr nahe. Die Männchen können von denen des Genus *Hydrophorus* an der tiefen Grube in dem vorderen Femur an dem vorstehenden Sporn des hinteren Trochanter und an dem Bau des Hypopygiums unterschieden werden. Der unpaare löffelförmige Anhang des letzteren Organes wird bei *Hydrophorus* durch ein schmales paariges Organ repräsentirt. Das ganze Hypopygium ist bei *Hydrophorus* kleiner und mehr verborgen. Männchen und Weibchen entbehren gänzlich des Sporns an der Spitze der vorderen Tibien. Dieses Merkmal ist stets bei *Scellus* und bei vielen Species von *Hydrophorus* entwickelt. Der Totaleindruck der Art des neuen Genus unterscheidet sich von dem der Arten von Hydrophorus durch die längeren und mit weissen Haaren bedeckten Beine und durch die grössere Form. Die typische Species ist *Parhydrophorus canescens*, ♂ u. ♀ wird genau beschrieben. Die Fliegen wurden im Juli und August in grossen Schwärmen in Wyoming an kleinen Wasserpfühlen beobachtet. Ihr Benehmen ähnelt dem von *Hydrophorus*. Sie waren lebhaft und nicht leicht zu fangen.

— (4). A new Empid with remarkable middle tarsi. Ent. News VII p. 189—191. 3 Textfig.

*Rhamphomyia scaurissima* n. sp. Diese ausgezeichnete Species wurde zu Palo Alto in Californien im März gefangen, sie ist vor allen anderen Empiden durch bedeutende Entwicklung der secundären Sexualcharaktere ausgezeichnet. Bei dem Männchen tritt diese Eigenschaft in monströser Ausbildung der Mitteltarsen auf, bei dem Weibchen in colossaler Vergrösserung der Discuidalzelle. Die monströsen Tarsen beschreibt der Verf. folgendermassen: Das erste Glied besteht aus 2 Theilen, einem kugeligen, welches mit der Tibia articulirt und einem grossen schuppenförmigen, das der äusseren Fläche des kugligen Glieds ansitzt Dieser Theil ist innen concav und aussen convex, die kugelige Basis ist mit starken nach allen Seiten starrenden Haaren besetzt, die des Anhanges sind kürzer und stärker. Das 2. Glied, das an der kugeligen Basis des ersten inserirt, ist lang und cylindrisch und sendet von seinem proximalen Ende einen langen nach hinten gerichteten Anhang aus, der mit einem langen Haarbüschel versehen ist. Das dritte Glied ist ungeheuer in die Quere verbreitert, sodass es einen kahnförmigen Anblick gewährt, die Haarbekleidung ist auf bestimmte Regionen beschränkt. Das 4. und 5. Glied sind verhältnissmässig klein, das 4. sieht etwas geschwollen aus.

— (5). An antenniform extra appendage in Dilophus tibialis Lw. Arch. Entwickmech. III, p. 261—268.

**Wilcox, E. V.** The power of resistance of *Helophilus* - Larvae to killing Fluids. Anatom. Anz. p. 278—280.

Verf. fand in stark salzhaltigem Wasser (salzhaltiger als Meerwasser) kleine ganz durchsichtige *Helophilus* - Larven, die sich un-

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



geheuer widerstandsfähig gegen Conservirungsflüssigkeiten zeigten. Eine rasche Tötung konnte nur durch heisse Flüssigkeiten bewirkt werden. Dabei zog Verf. heisses Wasser allen anderen vor, nach der Tötung wurde ein Einschnitt in die Körperdecke gemacht und dann die Härtung und Conservirung der inneren Organe vorgenommen.

Verf. giebt eine Tabelle darüber, wie lange die Larven in den verschiedenen Flüssigkeiten lebten.

**Williston, S. W.** (1). A new genus of Hippoboscidae. Ent. News Philad. VII, p. 184—185.

*Brachypteromyia* n. gen. steht *Oxypterum* Leach nahe, aber die Flügel sind rudimentär und ohne Function. Die Fühler entspringen seitlich, sie sind cylindrisch und am Ende mit langen schwarzen Haaren besetzt, sie ragen beinahe so weit vor wie der Rüssel. Augen sehr klein, oval, an den Seiten des Kopfes gelegen, Punktaugen fehlen. Beine stark, Klauen dreizähnig, Pulvillen verlängert, Empodium schlank. Abdomen schmal (♂), Hypopigium ragt hervor, ist cylindrisch, am Ende mässig erweitert. Flügel rudimentär, schuppen-ähnlich dreieckig im Umriss, ungefähr so breit wie lang und nur ein geringes Stück über den Rand des Scutellums hervorragend, mit undeutlichen Spuren von Adern. Vorderrand mit schwarzen Haaren besetzt, Femora stark.

*Brachypteromyia femorata* n. sp. ♂ aus Wyoming von *Macropis melanoleucus*. Der Verf. knüpft an diese Arbeit noch ein Verzeichniss solcher Dipterengattungen, die bis dahin nur von S.-Amerika, Europa, Indien, Africa und den Radak-Inseln bekannt waren und die er von Nord- und Central-Amerika bestimmt hat: *Miastor* Mein., *Camptocladius* Wulp, *Orthocladius* Wulp, *Polymera* Wiedem., *Mongoma* Westw., *Lophoteles* H. Lw., *Analcocerus* H. Lw., *Campeprosopa* Macq., *Damalis* F., *Dicranus* H. Lw., *Lecomyza* Meig., *Willistoniella* Mik. Die Species sind meist neu.

— (2). Manual of the families and genera of North American Diptera. Second edition, rewritten and enlarged. New Haven. 1896.

— (3). Synopsis of the families and genera of North American Diptera. New Hawen 1888, p. 1—84.

— (4). On the Diptera of St. Vincent (West Indies). Dolichopodidae and Phoridae by Professor J. M. Aldrich. Tr. ent. Soc. London 1896, p. 253—449, pls. VIII—XIV.

1. **Cecidomyidae.** *Diplosis pictipes* n. sp. ♂. *Diplosis* sp. ♂. Pl. VIII Fig. 1 Flügel. *Diplosis* sp. ♂. ?*Diplosis* sp. Pl. VIII Fig. 2 Flügel. *Winnerzia* sp. Pl. VIII Fig. 3 Flügel. *Miastor* sp. Pl. VIII Fig. 4 Flügel und 4a Theil der Fühler. *Haplusia* sp. Pl. VIII Fig. 5 Flügel. *Trichopteromyia* n. gen. steht *Diomyza* nahe. *Trichopteromyia modesta* n. sp. Pl. VIII Fig. 6 Flügel, 6a Tarsus, 6b Fühlertheile.

2. **Mycetophilidae.** *Macrocera concinna* n. sp. Pl. VIII Fig. 7 Flügel. *Platyura.* Verf. giebt eine Bestimmungstabelle von vier

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



neuen *Platyura*-Arten: 1. *Platyura parva* n. sp. ♂. 2. *Pl. ignobilis* n. sp. Pl. VIII Fig. 9 Flügel. 3. *Pl. pictipennis* n. sp. Pl. VIII Fig. 10 Flügel ♂ ♀. 4. Pl. fasciventris n. sp. ♀ Pl. VIII Fig. 11 Flügel. *Ceroplatus longimanus* n. sp. Pl. VIII Fig. 12 Flügel ♂. *Neoglaphyroptera nitens* n. sp. ♂♀ Pl. VIII Fig. 13 Flügel. *Neoglaphyroptera concinna* n. sp. ♀.

*Manota* n. gen. *Manota defecta* n. sp. Pl. VIII Fig. 14. *Probolaeus* n. gen. *Probolaeus singularis* n. sp. ♂ Pl. VIII Fig. 15 Flügel, 15a Kopf, 15b Mundtheile, 15c Hypopygium.

*Neoempheria maculipennis* n. sp. Pl. VIII Fig. 16 Flügel ♂. *Sciophila diluta* n. sp. Pl. VIII Fig. 17 Flügel ♂. *Phtinia fraudulenta* n. sp. Pl. VIII Fig. 18 Flügel ♂. *Mycetophila* mit Bestimmungstabelle für 3 neue Sp.: 1. *M. insipiens* n. sp. Pl. VIII Fig. 19 Flügel ♀. 2. *M. dolosa* n. sp. ♂. 3. *M. nodulosa* n. sp. ♂ Pl. VIII Fig. 20 Flügel. *Sciara* mit Bestimmungstabelle für 6 neue Species: 1. *Sciara germana* n. sp. ♂♀ Pl. VIII Fig. 21 Flügel. 2. Sc. concinna n. sp. ♀. 3. *Sc. debilis* n. sp. ♂ Pl. VIII Fig. 22 Flügel. 4. *Sc. delectata* n. sp. ♂. 5. *Sc. sp.* ♀ ohne Fühler. 6. *Sc. zygoneura* n. sp. ♂ Pl. VIII Fig. 23 Flügel. *Zygoneura sciastica* n. sp. ♂ Pl. VIII Fig. 24 Flügel, 24a Fühlertheil.

3. **Simulidae.** *Simulium tarsale* n. sp. ♀ Pl. VIII Fig. 25 Flügel, 25a Tarsus des Männchens.

4. **Bibionidae.** *Scatopse pygmaea* H. Lw. ♂ Pl. VIII Fig. 26 Flügel.

5. **Blepharoceridae.** *Paltostoma schineri* n. sp. Pl. VIII Fig. 27 Flügel, 27a Hypopygium, 27b Kopf des ♂. *Sacheniella* neuer Name für das vom Autor in Kansas Univ. Quart. I p. 119 aufgestellte Genus *Snowia*, das bei den *Lepidoptera* vergeben ist.

6. **Culicidae.** *Megarrhina portoricensis* Röder Pl. VIII Fig. 28 Kopf des ♂, 28a Flügel. *Aedes pertinans* n. sp. ♂♀ Pl. VIII Fig. 29 Fühler, 29a Hypopygium. *Aedes perturbans* ♂♀ Pl. VIII Fig. 30 Kopf des ♀. *Haemagogus* n. gen. *Haemagogus splendens* n. sp. ♀ Pl. IX Fig. 31 Kopf des ♀, 31a Pulpus, 31b Klaue des ♂, 31c Flügel. *Culex mosquito* R. D. *Culex sp.*

7. **Chironomidae.** Bestimmungstabelle für 6 Species: 1. *Chir. spilopterus* n. sp. Pl. IX Fig. 32 Flügel ♂♀. 2. *Chir. anonymus* n. sp. ♂. 3. *Chir. longimanus* n. sp. ♂ Pl. IX Fig. 33 Flügel. 4. *Chir. lugubris* n. sp. ♂. 5. *Chir. innocens* n. sp. 6. *Chir. n. sp.* ♂. *Orthocladius debilis* n. sp. Pl. IX Fig. 34 Flügel. *Tanypus flaveolus* n. sp. ♂. Tanypus indeciscus n. sp. ♂♀ Pl. IX Fig. 35 Flügel. *Ceratopogon* mit Bestimmungstabelle für 14 Species. *Cer. maculithorax* n. sp. ♀ Pl. IX Fig. 36 Flügel. *C. pygmaeus* n. sp. ♀ Pl. IX Fig. 37 Flügel. *Cer. venustulus* n. sp. ♀ Pl. IX Fig. 38 Flügel, 38a Vorderbein, 38b Palpus. *Cer. punctipennis* n. sp. ♂♀ Pl. IX Fig. 39 Flügel. *Cer. eriophorus* n. sp. ♂ Pl. IX Fig. 40 Tarsus, 40a Fühler, 40b Palpus. *Cer. propinquus* n. sp. ♂ Pl. IX Fig. 41 Tarsus, 41a Flügel. *Ceratopogon flavus* n. sp. ♂ Pl. IX Fig. 42 Flügel, 42a Tarsus. *Cer. longicornis* n. sp. ♀

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Pl. IX Fig. 43 Flügel, 43a Fühler. *Cer. thersites* n. sp. ♂ Pl. IX Fig. 44 Flügel. *Cer. lituratus* n. sp. ♀. *Cer. decor* n. sp. ♀ Pl. IX Fig. 45 Flügel. *Cer. phelebotomus* n. sp. Pl. IX Fig. 46 Flügel. *Cer. lotus* n. sp. Pl. IX Fig. 47 Flügel. *Cer. sequax* n. sp. Pl. IX Fig. 48 Flügel.

8. **Psychodidae.** Bestimmungstabelle der aufgeführten Species. *Psychoda alternata* Say Pl. IX Fig. 49 Flügel. *Psychoda antennalis* n. sp. ♂. *Psychoda pallens* n. sp. Pl. IX Fig. 50 Hypopygium, 50a Flügel ♂. *Psychoda angustipennis* n. sp. ♀ Pl. IX Fig. 51 Flügel. *Pericoma albitarsis* n. sp. ♂♀ Pl. IX Fig. 52 Flügel.

9. **Tipulidae.** *Geranomyia pallida* n. sp. ♂♀ Pl. IX Fig. 53 Flügel. *Geranomyia* sp. ♀. *Geranomyia rostrata* Say. *Rhipidia bipectinata* n. sp. ♂ Pl. IX Fig. 54 Flügel. *Rhip. unipectinata* n. sp. ♂ Pl. IX Fig. 55 Fühler. *Rhip. costalis* n. sp. ♂ Pl. IX Fig. 56 Fühler. *Rhipidia subpectinata* n. sp. ♂ Pl. IX Fig. 57 Flügel, 57a Fühler des ♂. *Limnobia insularis* n. sp. ♂ Pl. X Fig. 58 Flügel. *Rhamphidia albitarsis* O. S. ♂♀ Pl. X Fig. 59 Flügel, 59a Hypopygium. *Elephantomyia longirostris* n. sp. ♂. *Atarba puella* n. sp. ♂♀ Pl. X Fig. 60 Flügel, 60a Hypopygium. *Atarba pleuralis* n. sp. ♂♀ Pl. X Fig. 61 Fühler, 61a, b Genitalien, 61c Flügel. *Teucholabis complexa* O. S. Pl. X Fig. 62 Flügel. *Teucholabis annulata* n. sp. ♂♀ Pl. X Fig. 63 Flügel. *Elliptera* sp. ♀ Pl. X Fig. 64 Flügel, 64a Genitalien. *Diotrepha mirabilis* O. S. ♂♀ Pl. X Fig. 65 Flügel, Hypopygium. *Diotrepha concinna* n. sp. ♀ Pl. X Fig. 66 Flügel. *Mongoma* (Längere Interpretation des Flügelgeäders). *Mongoma manca* n. sp. ♂ ♀. *Mongoma pallida* n. sp. ♂♀ Pl. X Fig. 67 Flügel. *Erioptera caloptera* Say. *Erioptera annullipes* n. sp. ♀. *Epiphragma sackeni* n. sp. ♂ Pl. X Fig. 68 Flügel. *Tipula subinfuscata* n. sp. ♂♀ Pl. X Fig. 69 Flügel. *Pachyrrhina elegantula* n. sp. ♂♀ Pl. X Fig. 70 Flügel. *Polymera albitarsis* n. sp. ♂♀ Pl. X Fig. 71 Theil des Fühlers des ♂, 71a Fühler des Weibchens, 71b Flügel. Ferner 2 Tipuliden incertae sedis Pl. X Fig. 72, 72a.

10. **Dixidae.** *Dixa clavulus* n. sp. ♂ Pl. X Fig. 73 Flügel.

11. **Ryphidae.** *Rhyphus dolorosus* n. sp. ♀ Pl. X Fig. 74 Flügel.

12. **Stratiomyidae.** *Sargus lucens* H. Lw. *Hermetia illuceus* L. *Pelagomyia albitulus* n. sp. ♂ ♀ Pl. X Fig. 75 Kopf des ♂. *Aochletus bistriatus* n. sp. ♂. *Cyphomyia lasiophthalma* n. sp. ♂♀. *Chordonota leiophthalma*. Ferner 1 Species incertae sedis, vielleicht *Pachygaster*.

13. **Tabanidae.** *Tabanus alcis* n. sp. ♀ Pl. X Fig. 77 Fühler, vielleicht identisch mit *Tabanus parallelus* Wlk. *Tabanus sp.* ♂ Pl. X Fig. 78 Fühler.

14. **Leptidae.** *Chrysopila ludeus* H. Lw. *Chrysopila atra* n. sp. ♂ Pl. X Fig. 78b Flügel.

15. **Asilidae.** *Ommatius marginellus* Wiedem. *Erax rufitibia*

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Macq. ♂ Pl. X Fig. 79 Flügel. *Leptogaster roederi* n. sp. ♂♀ Pl. XI Fig. 80 Flügel. *Holcocephala* 2 ♂.

16. **Bombylidae.** *Geron senilis* F. Pl. XI Fig. 81 Fühler.

17. **Therevidae.** *Psilocephala argentata* Bellardi ♂ Pl. XI Fig. 82 Fühler.

18. **Empidae.** *Hybos dimidiatus* H. Lw. Pl. XI Fig. 83 Flügel. *Syneches pusillus* H. Lw. *Drapetis xanthopodus* n. sp. ♂♀ Pl. XI Fig. 85 Fühler, 85a Flügel. *Drapetis flavidus* n. sp. Pl. XI Fig. 86 Fühler, 86a Flügel ♂♀.

19. **Dolichopodidae** von Prof. J. M. Aldrich. *Gymnopternus ruficornis* n. sp. ♂♀. *Poecilobothrus unguiculatus* n. sp. ♂♀ Pl. XI Fig. 101 letztes Glied des ♂ Vordertarsus, Pl. XII Fig. 116 Flügelspitze. *Hercostomus latipes* n. sp. ♂♀ Pl. XII Fig. 111 Flügelspitze. *Pelastoneurus lineatus* n. sp. ♂♀. *Pelastoneurus argentiferus* n. sp. ♂♀. *Paraclius filiferus* n. sp. Pl. XI Fig. 102 Flügelspitze ♂♀. *Leptocorypha* n. gen. Typische Art *Leptocorypha pavo* n. sp. ♂ Pl. XII Fig. 112 Flügel. *Anepsius linearis* n. sp. ♂♀. *Polymedon superbus* n. sp. ♂♀ Pl. XI Fig. 103 Kopf des ♂, Pl. XII Fig. 113 Flügel, Fig. 118 Kopf des ♀, Fig. 119 Kopf des ♂. *Diaphorus opacus* H. Lw. *Diaphorus parvulus* n. sp. ♂♀. *Diap. approximatus* n. sp. ♂. *Diap. dimidiatus* n. sp. ♂. *Diaphorus contiguus* n. sp. *Diap. flavipes* n. sp. ♂♀. *Diap. dubius* n. sp. ♂♀. *Chrysotus excisus* n. sp. ♂♀. *Chrysotus proximus* n. sp. *Chr. flavus* n. sp. ♂♀. *Chrysotus albipalpus* n. sp. ♂♀. *Chrys. niger* n. sp. ♂♀. *Chrys. hirsutus* n. sp. ♂♀. *Chrys. longipalpus* n. sp. ♂♀. *Ch. picticornis* H. Lw. *Chr. acutus* n. sp. ♂♀. *Chr. inermis* n. sp. ♂♀. *Chr. apicalis* n. sp. ♂♀. *Asyndetus fratellus* n. sp. ♂♀ Pl. XII Fig. 114 Flügelspitze. *Lyroneurus simplex* n. sp. ♂♀ Pl. XII Fig. 117 Flügel des ♂. *Eutarsus* n. sp. ♂♀ Pl. XI Fig. 104 Flügel, Pl. XII Fig. 110 Flügel des ♂, Fig. 115 ♀ Flügel. *Sympycnus fallo* n. sp. ♂♀. S. similis n. sp. ♂. Neurigona signifera n. sp. ♂♀. *Coeloglutus* n. gen. mit der typischen Sp. *Coeloglutus concavus* n. sp. ♀ Pl. XI Fig. 105 Flügel. *Achalcus sordidus* n. sp. Pl. XI Fig. 107 Flügel des ♂, 107a Flügel des ♀. *Xanthotricha* n. gen. *Xanthotricha cupulifera* n. sp. ♂♀ Pl. XI Fig. 106 Flügel, 106a Hypopygium. *Xanthotricha minor* n. sp. ♂♀. *Xanthotricha singularis* n. sp. *Gnamtopsilopus bicolor* H. Lw. ♀. *Gnamtopsilopus flavidus* n. sp. Pl. XII Fig. 109 Flügel ♂♀. *Gn. flavicornis* n. sp. ♀. *Psilopus chrysoprasius* Wlk., *Ps. caudatulus* H. Lw., *Psilopus bellulus* n. sp. ♂♀. *Psilopus insularis* n. sp. ♂♀. *Leptorhethum angustatum* Aldrich Pl. XII Fig. 108 Flügel d. ♂.

20. **Syrphidae** v. Williston. *Meromacrus pratorum* F., *Eristalis vinetorum* F., *Volucella obesa* F. *Volucella* sp. n.? *Baccha clavata* F., *Ocyptamus dimidiatus* F., *Allograpta exotica* Wulp, *Mesogramma basilare* Wiedem. var.? *Mes. lacinosa* H. Lw., *Mes. boscii* Macq., *Mesogramma* sp. ♂♀.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



21. **Pipunculidae.** *Pipunculus aculeatus* Willist. Pl. XI Fig. 87 Flügel, 87a Fühler. *Pipunculus politus* n. sp. ♂ ♀ Pl. XI Fig. 88 Flügel.

22. **Tachinidae.** *Cistogaster insularis* n. sp. ♂♀. *Trichopoda pennipes* F. Pl. XI Fig. 100 Flügel, *Elachipalpus macrocerus* Wiedem. Pl. XI Fig. 99 Flügel, *Zurinia* ♂♀, *Zurinia apicifera* Wlk. Pl. XI Fig. 89 Fühler, *Gonia pallens* Wiedem. Pl. XI Fig. 90 Fühler d. ♂. *Phorocera puer* n. sp. ♂ Pl. XI Fig. 91 Kopf des ♂. *Exercita nobilis* n. sp. ♂ ♀ Pl. XI Fig. 92 Kopf des ♂. *Arthrophoda townsendii* n. sp. ♂♀ Pl. XI Fig. 93 Kopf und Theil der Fühler des ♂, 93a Tarsus des ♂, 93b Tarsus des ♀, 93c Flügel. *Arthropoda braueri* n. sp. ♂♀ Pl. XI Fig. 94 Kopf des ♂, 94a Tarsus des ♀, 94b Tarsus des ♂, 94c Flügel. *Didyma calyptrata* n. sp. ♂ Pl. XI Fig. 95 Kopf des ♂. *Degeria nigriventris* n. sp. Pl. XI Fig. 96 Kopf des ♂. *Beskia cornuta* B. B. Pl. XI Fig. 97 Kopf des ♂, 97a Flügel.

23. **Dexidae.** *Rhynchodexia sororia* n. sp. ♂♀ Pl. XI Fig. 98 Kopf des ♂.

24. **Sarcophagidae.** *Sarcophilodes puella* n. sp. ♂ ♀ Pl. XII Fig. 120 Kopf des ♂, *Sarcophaga* mit Bestimmungstabelle der Arten. *S. micropygialis* n. sp. ♂. *S. concinnata* n. sp. ♂. *S. otiosa* n. sp. ♂. *S. pavida* n. sp. ♂♀. *S. chaetopygialis* n. sp. ♂♀.

25. **Muscidae.** *Musca domestica* L., *Stomoxys calcitrans* L., *Lucilia* (*Compsomyia*) *macellaria* F., *L. ruficornis* Macq.

26. **Anthomyidae.** *Ophyra aenescens* Wiedem. Pl. XII Fig. 120 Kopf des ♂, 120a Flügel, *Lispa uliginosa* Fall. *Cyrtoneura maculipennis* n. sp. Pl. XII Fig. 121 Kopf des ♂, 121a Flügel ♂♀. *Limnophora exilis* n. sp. ♂. *L. debilis* n. sp. ♂. *L. exul* n. sp. ♂ ♀ Pl. XII Fig. 122 Kopf des Männchen, 122a Flügel. *Coenosia flavipes* n. sp. ♂♀. *C. insularis* n. sp. ♂ Pl. XII Fig. 123 Kopf des ♂, 123a Flügel.

27. **Micropezidae.** *Tanypeza clavipennis* Schin. Pl. XII Fig. 124 Kopf des ♂, 124a Flügel. *Calobata angulata* H. Lw., *Cal. annulata* F. *Calobata mellea* n. sp. ♂♀ Pl. XII Fig. 125 Flügel. *Nerius bistriatus* n. sp. ♀ Pl. XII Fig. 126 Kopf des ♂, 126a Flügel.

28. **Ortalidae.** *Euxesta stigmatias* H. Lw. Pl. XII Fig. 127 Flügel. *Euxesta annonae* F. *Euxesta* n. sp. *Euxesta apicalis* n. sp. ♂♀ Pl. XII Fig. 128 Flügel. *Epiplatea amabilis* n. sp. ♀.

29. **Trypetidae.** *Trypeta* (*Aciura*) *phoenicura* H. Lw. *Trypeta* (*Tephritis*) *fucata* F. ♀ Pl. XII Fig. 129 Flügel. *Tr.* (*Ensina*) *peregrina* H. Lw. Pl. XIII Fig. 130 Flügel. *Tr.* (*Evoresta*) *melanogastra* H. Lw. Pl. XIII Fig. 131 Flügel. *Tr.* (*Urellia*) *solaris* H. Lw. Pl. XIII Fig. 132 Flügel. *Tr.* (*Plagiotoma*) *incompleta* n sp. ♂♀.

30. **Sapromyzidae.** *Lonchaea longicornis* n. sp. ♂. *Lonchaea brevicornis* n. sp. ♀. *Physogemia nigra* n. sp. ♂ ♀ Pl. XIII Fig. 133 Kopf des Männchen. *Sapromyza* mit Bestimmungs- der Species. *Sapromyza macula* Lw. H. ♂♀. *S. angustipennis* n. sp. Pl. XIII Fig. 134 Flügel. *S puella* n. sp. ♂♀. *S. exul*

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



n. sp. ♂♀. *S. octovittata* n. sp. ♂♀. *Sapromyza* (*Lauxania?*) sp. ♂. *S. sordida* n. sp. ♂♀. *S. vulgaris* Fitch ♂♀. *S. venusta* n. sp. ♂♀. *S. lineata* n. sp. ♂. *S. sorosia* n. sp. ♂♀. *S. ingrata* n. sp. ♂♀.

31. **Heteroneuridae** mit Bestimmungstabelle der Arten. *Heteroneura xanthops* n. sp. ♂♀. *H. flavipes* n. sp. ♂♀ Pl. XIII Fig. 135 Flügel. *H. concinna* n. sp. ♂♀. *H. pleuralis* n. sp. ♂. *H. valida* n. sp. ♂♀ Pl. XIII Fig. 136 Flügel. *H. lumbalis* n. sp. ♂♀. *Trigonometopus rotundicornis* n. sp. ♂ Pl. XIII Fig. 137 Kopf des ♂.

32. **Ephydridae.** *Notiphila decorata* n. sp. ♂♀. *N. bellula* n. sp. ♂♀. *Poralimna multipunctata* n. sp. ♂♀. *P. obscura* n. sp. ♂♀. *Discomyza dubia* n. sp. ♂♀ Pl. XIII Fig. 138 Flügel, 138a Kopf des ♂. *Psilopa* mit Bestimmungstabelle der Arten. *Psilopa nigra* n. sp. ♀ Pl. XIII Fig. 139 Kopf des ♀. *Ps. nigropunctata* n. sp. *Ps. nigrimana* n. sp. ♂. *Ps. aciculata* H. Lw. ♂♀. *Ps. desmata* n. sp. ♂ *Discocerina* mit Bestimmungstabelle der Arten. *Discocerina leucoprocta* H. Lw. ♂♀. *Disc. nana* n. sp. ♂. *D. facialis* n. sp. ♂♀ Pl. XIII Fig. 141 Kopf des Männchen. *D. obscura* n. sp. ♂♀ *Arthyroglossa nitida* n. sp. ♂♀ Pl. XIII Fig. 142 Kopf des Männchen. *Hecamede abdominalis* n. sp. ♂. *Hydrellia parva* n. sp. ♂ Pl. XIII Fig. 143 Flügel. *H. pulchra* n. sp. ♂ Pl. XIII Fig. 144 Flügel. *Hydrina nitida* n. sp. ♂ Pl. XIII Fig. 145 Flügel, 145a Kopf des ♂. *H. nitifrons* n. sp. ♂ *Ochtheroidea* n. gen. *Ochtheroidea atra* n. sp. ♂ Pl. XIII Fig. 146 Flügel, 146a Vorderbein des ♂. *Ochthera cuprilineata* n. sp. ♂♀ Pl. XIII Fig. 148 Flügel. *Ephydra pygmaea* n. sp. ♂ Pl. XIII Fig. 147 Flügel, 147a Kopf. *Scatella obscura* n. sp. ♂♀. ? *Ilithea flavipes* n. sp. ♂.

33. **Drosophilidae.** *Stegana* mit Bestimmungstabelle der Arten. *Steg. tarsalis* n. sp. ♂♀ Pl. XIII Fig. 149 Vorderbein des ♂, 149a Mitteltarsus des ♂, 149b Taster, 149c Flügel. *St. horae* n. sp. ♀ Pl. XIII Fig. 150 Fühler des Weibchen. *Drosophila* mit Bestimmungstabellen der Arten. *Drosophila ornatipennis* n. sp. ♂♀ Pl. XIII Fig. 151 Flügel. *D. vittatifrons* n. sp. ♂♀ Pl. XIII Fig. 152 Flügel. *D. sororia* n. sp. ♂♀. *D. annulata* n. sp. ♂♀. *D. bilineata* n. sp. ♂. *D. coffeata* n. sp. ♂♀. *D. belluta* n. sp. ♂♀. *D. fasciola* n. sp. ♂♀. *D. opaca* n. sp. ♂♀. *D. thoracis* n. sp. ♀. *D. pleuralis* n. sp. *D. splendida* n. sp. ♂♀. *D. punctulata* H. Lw. *D. procnemis* n. sp. ♂. *D. frontalis* n. sp. ♂♀. *D. verticis* n. sp. ♀. *Drosophila* sp.? ♂. *D. pollinosa* n. sp. ♀. *D. limbata* n. sp. ♂♀. *D. pallida* n. sp. ♂♀. *D. similis* n. sp. ♂♀. *D. illota* n. sp. ♀. *D. nana* n. sp. ♂♀. *Phortica scutellaris* n. sp. ♂♀.

34. **Oscinidae.** *Elachiptera flavida* n. sp. ♂♀. *Hippelates* H. Lw. mit Bestimmungstabelle der Arten. *Hippelates* (*n. subgen. Siphomyia*) *proboscideus* n. sp. ♂. *H.* (*Siph.*) *dorsatus* n. sp. ♀. *Hippelates equalis* n. sp. ♂♀. *Hipp. dorsalis* H. Lw. ♂♀.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Hipp. flavipes* H. Lw. *H. scutellaris* n. sp. ♂. *Oscinis* Latr. mit Bestimmungstabelle der Arten. *Oscinis triangularis* n. sp. ♂ ♀ Pl. XIV Fig. 153a Flügel. *O. apicalis* n. sp. *O. quadrilineata* n. sp. ♂♀. *O. anonyma* n. sp. ♂♀. *O. nana* n. sp. ♂♀. *O. concinna* n. sp. ♂. *O. mitis* n. sp. ♂ ♀ *O. incipiens* n. sp. ♂ ♀. *O. fur* n. sp. ♂♀. *Chlorops trivittata* n. sp. ♂♀.

35. **Agromyzidae.** *Platophrymia* n. gen. *Platophrymia nigra* n. sp. *Ophthalmomyia* n. gen. *Ophthalmomyia lacteipennis* H. Lw. ♂ ♀ Pl. XIV Fig. 154 Flügel, 154a Kopf des Männchen. *Ceratomyza dorsalis* H. Lw. ♂ ♀ Pl. XIV Fig. 155 Flügel, 155a Kopf. *Agromyza lateralis* n. sp. ♂♀ Pl. XIV Fig. 156 Kopf. *A. xanthophora* Schin. ♂ Pl. XIV Fig. 157 Flügel. *A. sororis* n. sp. ♂♀. *Agr. anthrax* n. sp. ♂. *Lobioptera leucogastra* H. Lw.

36. **Sepsidae.** *Sepsis insularis* n. sp. ♂ ♀ Pl. XIV Fig. 159 Flügel, 159a Vorderbein des Männchen.

37. **Borboridae.** *Limosina* mit Bestimmungstabelle der Arten. *Limosina scutellaris* n. sp. ♂♀. *L. pumila* n. sp. ♂ ♀ Pl. XIV Fig. 160 Flügel. *L. dolorosa* n. sp. ♂ ♀. *L. perparva* n. sp. ♂ Pl. XIV Fig. 161 Flügel, 161a Fühler. *L. lugubris* n. sp. ♂ ♀ Pl. XIV Fig. 162 Flügel. *Borborus venaticus* O. S. ♂ ♀ Pl. XIV Fig. 163 Flügel. *B. illotus* n. sp. ♀ Pl. XIV Fig. 164 Flügel. *Sphaerocera bimaculata* n. sp. ♂♀ Pl. XIV Fig. 165 Flügel.

38. **Phoridae** von J. M. Aldrich, *Phora fungicola* Coquill., *Ph. interrupta* Zett., *Ph. fasciata* Fall. *Ph. venata* n. sp. ♂. *Ph. furtiva* n. sp. ♀. *Ph. divaricata* n. sp. ♂♀. *Ph. aurea* n. sp. ♂♀. *Ph. magnipalpis* n. sp. ♂.

39. **Hippoboscidae.** *Ornithomyia erythrocephala* Leach.

Supplement p. 439 — 446. 1. **Empidae.** *Hemerodromia defessa* n. sp. ♂ Pl. XIV Fig. 166 Flügel, *Hemerodromia* sp. ♀, *Drapetis* Bestimmungstabelle der Arten. *Drapetis apicis* n. sp. ♂♀ Pl. XIV Fig. 167 Flügel, 167a Fühler. *Drapetis minuta* n. sp. ♂ Pl. XIV Fig. 168 Flügel, 168a Fühler, *Drapetis* sp. ♂.

2. **Agromyzidae.** *Phyllomyza magnipalpis* n. sp. ♀ Pl. XIV Fig. 164 Kopf des Weibchen. *Agromyza innominata* n. sp. ♂ Pl. XIV Fig. 158 Kopf des ♂.

3. **Geomyzidae.** *Anthomyza cinerea* n. sp. ♂ ♀ Pl. XIV Fig. 170 Kopf des ♂. *Anth. xanthopoda* n. sp. ♂♀.

**Wulp, F. M. van der.** A anteekeningen betreffende Oost-Indische Diptera. Tijdschr. Ent. XXXIX p. 95—113.

1. *Tipula pedata* Wiedemann. Einige Exemplare von den Philippinen variieren von der Wiedemann'schen Type. Verf. ist geneigt, sie für eine der *pedata* sehr verwandte Art zu halten. Zu derselben Gruppe gehört auch wahrscheinlich *Tipula inordinans* Wlk.

2. Eine neue javanische *Mydas*.

*Mydas fruhstorferi* n. sp. ♀ von Sukabumi, West-Java. Verf. giebt eine genaue Beschreibung.

3. Ueber einige *Psilopus*-Arten.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Psilopus albipilosus* Wulp, P. aetercus Big., *P. patellifer* Thoms. *P. colluceus* Wlk. *Psilopus spinifer* n. sp. ♂♀. *Psilopus anthracoides* n. sp. ♂♀. *P. tenebrosus* Wlk., *Psilopus* sp.

4. Ueber Tachinen. *Echinomyia tepens* Wlk. *Echinomyia lampros* n. sp. ♀ von Sukabumi. *Paratachina vulpecula* n. sp. ♂ abgebildet, Sukabumi West-Java. *Chaetomyiobia javana* B. B. *Siphona gedeana* n. sp. ♀ Goenoeng Gede, West-Java. *Paralophosia imbuta* Wiedem.

5. Einige Calobatinen. *Nerius lineolatus* Wiedem. Verf. hält *Nerius striatus* Dol. für dieselbe Art. *Telostylus maccus* O. S. *Nothybus biguttatus* n. sp. ♂♀ abgebildet von Goenoeng Gede. Die Art ist von *N. longithorax* Rnd. gut unterschieden.

— (2). A new species of Microstylum (Diptera, Asilidae). Notes Leyden Mus. XVIII p. 241—242.

Verf. beschreibt eine neue Art von Siào-Loic an der Grenze von Tibet und China in der Provinz Tatsien-Lòu.

*Microstylum oberthürii* n. sp. ♀. Die Art steht *Dasypogen* (*Microstylum*) vica Wlk. nahe. Zu dieser Art *M. vica* kann *Microst. spinitarse* Macq. als Synonym gestellt werden.

— (3). Catalogue of the described Diptera from South Asia. Haag 1896.

Der Catalog enthält zuerst eine Uebersicht der Litteratur, welcher eine Liste sämmtlicher Arbeiten folgt, die asiatische Dipteren behandeln.

Es sind 2889 Dipteren-Arten aufgeführt, die sich wie folgt vertheilen: *Cecidomyidae* 2 gen. 3 sp., *Mycetophylidae* 7 gen. 23 sp., *Bibionidae* 3 gen. 12 sp., *Simulidae* 1 gen. 1 sp., *Culicidae* 4 gen. 32 sp., *Chironomidae* 4 gen. 15 sp., *Dixidae* 1 gen. 1 sp., *Tipulidae* 25 gen. 139 sp., *Blepharoceridae* 1 gen. 1 sp., *Ryphidae* 1 gen 1 sp., *Xylophagidae* 3 gen. 8 sp., *Stratiomyidae* 42 gen. 152 sp., *Tabanidae* 10 gen. 197 sp., *Leptidae* 6 gen. 18 sp., *Therevidae* 3 gen. 18 sp., *Nemestrinidae* 2 gen. 3 sp., *Bombylidae* 14 gen. 98 sp., *Cyrtidae* 1 gen. 1 sp., *Mydaidae* 1 gen. 2 sp., *Asilidae* 44 gen. 466 sp., *Empidae* 7 gen. 12 sp., *Dolichopodae* 11 gen. 101 sp., *Lonchopteridae* 1 gen. 1 sp., *Syrphidae* 41 gen. 251 sp., *Conopsidae* 2 gen. 15 sp., *Pipunculidae* 1 gen. 3 sp., *Platypezidae* 1 gen. 1 sp., *Oestridae* 2 gen. 2 sp., *Muscidae* 272 gen., *Phoridae* 2 gen. 6 sp., *Pupipara*, *Hippoboscidae* 5 gen. 27 sp., *Nycteribidae* 5 gen. 15 sp.

— (4). Bibliography of North American Diptera. Kansas quart. IV, p. 129—144 und 199—204.

— (5). Fissicorn Tachinidae. Kansas quart. IV, p. 171—172.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



## Systematik.

### *Cecidomyiidae.*

*Aprionus* n. n. für Apriona p. 91, A. spiniger p. 93, bidentatus, digitatus p. 95, miki p. 96, perrisi p. 109, praecox p. 110, Bitsch, Kieffer, Miscell. ent. III.

*Asphondylia* sp., auf Prunus cocomilio, Mik p. 209, pl. II, Wien. ent. Zeit. XV.

*Asphondylia rosmarini* Marseilles, Kieffer p. 218, Bull. Soc. ent. France 1896.

*Asphondylia trabuti* Algier Marshal p. 97, Bull. Soc. ent. Fr. 1896.

*Bertieria* n. g., nahe Dasyneura für B. gemmicola n. sp. Europa, Kieffer p. 189, Bull. Soc. ent. France 1896.

*Bertieria pierrei* Europa, Kieffer p. 218, Bull. Soc. ent. France 1896 n. sp.

*Braueriella* n. g. für phillyreae Lw., Kieffer p. 4, Miscell. ent. IV.

*Bremia abietis* Bitsch, sonchi Lorraine, Kieffer p. 382, Bull. Soc. France 1896, n. sp.

*Bryocrypta* n. g., Epidosis für B. dubia n. sp. Bitsch, Kieffer p. 8, Berlin. ent. Zeitschr. 1896.

*Bryomyia* n. g. Campylomyza p. 61 für B. bergrothi, n. sp. Bitsch p. 78, Kieffer, Miscell. ent. III.

*Cecidomyia* auf Alopecurus pratensis, Reuter p. 33, Medd. Soc. Faun. Fenn. XXI.

*Cecidomyia neomexicana* New Mexico, Cockerell p. 204, J. N. York Ent. Soc. IV n. sp.

*Comptomyia recta* Bitsch, Kieffer p. 27, Berlin. ent. Zeitschr. 1896 n. sp.

*Campylomyza*, Kieffer, Miscell. ent. III p. 46.

*Clinorhytis flavitarsis* Bitsch, Kieffer p. 32, Berlin. ent. Zeitschr. 1896 n. sp.

*Contarinia* Rond. (= Eudiplosis Kieff.); Kieffer p. 14, Bull. Soc. ent. France 1896.

*Contarinia brizae*, sorbi p. 99, pilosellae, scrophulariae p. 100, Bitsch, Kieffer, Wien. ent. Zeitschr. XV; C. sonchi p. 14, C. medicaginis, onobrychidis p. 15, Lorraine, Kieffer, Bull. Soc. ent. France 1896; C. marchali Bitsch, Kieffer p. 236 l. c.; C. medicaginis, onobrychidis, Lorraine, Kiefer p. 150, Miscell. ent. III n. spp.

*Dasyneura* Rond. (= Dichelomyia Rbs.), Kieffer p. 14, Bull. Soc. ent. France 1896.

### *Chironomidae, Culicidae.*

*Ceratopogon maculithorax* p. 277, pygmaeus, venustulus, punctipennis p. 278, eriophorus, propinquus p. 279, flavus, longicornis, thersites p. 280, lituratus. decor, phlebotomus p. 281, lotus, sequax p. 282; St. Vincent, Williston Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp. spp.

*Chironomus spilopterus* p. 273, anonymus, longimanus, lugubris, inocuus p. 274 St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.

*Orthocladius debilis* St. Vincent, Williston p. 275, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

*Tanypus flaveolus* p. 275, indecisus p. 276 S. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.

*Aedes pertinans*, perturbans St. Vincent, Williston p. 271, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.

*Megarhinus rutila* N.-America, Coquillett p. 44, Canad. Ent. XXVIII.

*Culex penicillaris*, Ficalbi p. 23—28, Bull. Soc. ent. Ital. XXVIII.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Culex pungens*, Howard p. 9–17, Bull. Dep. Agric. Ent. No. 4.
*Culex salinus* Italien, Ficalbi p. 29, Bull. Soc. ent. Ital. XXVIII; C. signifer, tarsalis N.-America, Coquillett p. 43, Canad. Ent. XXVIII n. spp.
*Haemagogus* n. g., nahe Aedes p. 271 für H. splendens n. sp. St Vincent, p. 272, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896.

### *Blepharoceridae.*

*Paltostoma schineri* St. Vincent, Williston p. 269, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

### *Simuliidae.*

*Simulium tarsale* St. Vincent; Williston p. 268, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

### *Bibionidae.*

*Dilophus tibialis*; Wheeler, Arch. f. Entw. Mech. III p. 261.

### *Psychodidae.*

*Pericoma albitarsis* St. Vincent, Williston p. 284, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Psychoda antennalis*, pallens p. 283, angustipennis p. 284 St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.
*Dasyneura kiefferi* France, Marchal p. 99, Bull. Soc. ent. France 1896. D. lupulinae p. 86, axillaris, pulsatillae p. 87, Europa, Kieffer, Wien. ent. Zeit. XV n. spp.
Diplosis Gruppe; Kieffer p. 91–94; p. 94–100, Wien. ent. Zeit. XV. D. resinicola, Abdruck von Osten-Sacken's Beschreibung der Larve und Imago; Ent. Nachr. XXII p. 343.
*Diplosis giardi* Lorraine, Kieffer p. 383, Bull. Soc. ent. France 1896; D. pictipes St. Vincent, Williston p. 253, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Endaphis* n. g., Diplosis für E. perfidus n. sp., Lorraine, Kieffer p. 383, Bull. Soc. ent. France 1896.
*Harmandia* n. g. für tremulae Winn.; Kieffer p. 5, Miscell. ent. IV.
*Holoneurus ciliatus*, tridentatus p. 15, muscicola p. 16, setiger p. 17, fulvus p. 18, Centr.-Europe; Kieffer, Berlin. ent. Zeitschr. 1896 n. spp.
*Janetia* n. g., nahe Dasyneura für J. szepligetii n. sp. Ungarn; Kieffer p. 236, Bull. Soc. ent. France n. sp.
*Joannisia intermedia* p. 74, muscorum, palustris p. 75, Bitsch, Kieffer, Miscell. ent. III n. spp.
*Leptodiplosis giardi* Lothring, Kieffer p. 14, Bull. Soc. ent. France 1896 n. sp.
*Loewiola* n. g. für centaureae Lw.; Kieffer p. 5, Miscell. ent. IV.
*Macrodiplosis bellevoyei* Lothring, Kieffer p. 384, Bull. Soc. ent. France 1896 n. sp.
*Mayetia* n. g. für destructor Say; Kieffer p. 5, Miscell. ent. IV.
*Mayetiola*, Kieffer p. 89, Wien. ent. Zeit. XV.
*Mayetiola joannissi* p. 216, dactylidis p. 217, France, Kieffer, Bull. Soc. ent. France 1896; M. holci Lothring, Kiefer p. 333 t. c. n. spp.
*Mikiola* n. g. für fagi Lw.; Kieffer p. 5, Miscell. ent. IV.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Monardia* n. g., Campylomyza p. 61 für M. stirpium n. sp., Bitsch p. 111; Kieffer Miscell. ent. III.

*Oligotrophus alopecuri* Finnland, E. Reuter p. 3, Acta Soc. Faun. Fenn. XI, No. 8 n. sp.

*Peromyia leveillei*, Bitsch, Kieffer p. 76, Miscell. ent. III n. sp.

*Prionellus* n. n. für *Prionata*, P. *pini* p. 91, *minor* p. 92, *muscicola*, *coronatus* p. 93 Bitsch, Kieffer, Miscell. ent. III n. spp.

*Putoniella* n. g. für marsupialis; Kieffer p. 4, Miscell. ent. IV.

*Stenodiplosis* n. g. p. 9, für S. geniculata n. sp. Finnland p. 10, pl., fig. 10—22; E. Reuter, Acta Soc. Faun. Fenn. XI No. 4.

*Trichopteromyia* n. g. für *T. modesta* n. sp. St. Vincent; Williston p. 255, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Winnertzia anomala* p. 34, *nigripennis* p 36, *pictipes* p. 37 Europa, Kieffer, Berl. ent. Zeitschr. 1896 n. spp.

### *Mycetophilidae.*

*Boletina conformis* Siebke (= pseudosciarina Strobl); Mik, p. 112, Wien ent. Zeit. XV.

*Eugnoriste* n. g. p. 321 für E. occidentalis n. sp. New Mexico p. 322; Coquillet, P. ent. Soc. Washington III.

*Macrocera concinna* St. Vincent, Williston p. 255, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Manota* n. g. für *M. defecta* n. sp. St. Vincent, Williston p. 260, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Mycetophila insipiens*, *dolosa*, *nodulosa* St. Vincent, Williston p. 264, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Neoëmpheria maculipennis* St. Vincent, Williston p. 262, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

*Neoglaphyroptera nitens*, *concinna* St. Vincent, Williston p. 259, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.

*Phthinia fraudulenta* St. Vincent, Williston p. 263, Tr. ent. Soc London 1896 n. sp.

*Proboloeus* n. g. *P. singularis* n. sp. St. Vincent, Williston p. 261, Tr. ent. Soc London 1896.

*Sackeniella* n. N. für Snowia Willist.; Williston p. 270, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Sciara germana*, *concinna*, *debilis* p. 266, *delectata*, *zygoneura* p. 267 St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.

*Sciophila diluta* St. Vincent, Williston p. 263, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Zygoneura sciastica* St. Vincent, Williston p. 268, Tr. ent Soc. London 1896 n. sp.

### *Tipulidae, Rhyphidae.*

*Atarba puella* p. 288, pleuralis p. 289 St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.

*Dapanoptera richmondiana* Australia, Skuse p. 109, Rec. Austral. Mus. II. n. sp.

*Diotrepha concinna* n. sp. St. Vincent, Williston p. 291, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Dixa clavulus* n. sp. St. Vincent, Williston p. 298, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Elephantomyia longirostris* n. sp. St. Vincent, Williston p. 288, Tr. ent. Soc. London 1896.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Elliptera* St. Vincent, Williston p. 290, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Epiphragma sackeni* n. sp. St. Vincent, Willistoni p. 294, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Erioptera annulipes* n. sp. St. Vincent, Williston p. 294, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Geranomyia pallida* n. sp. St. Vincent, Williston p. 284, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Limnobia insularis* n. sp. St. Vincent, Williston p. 287, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Mongoma manca. pallida* n. spp. St. Vincent, Williston p. 293, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Pachyrrhina elegantula* n. sp., St. Vincent, Williston p. 295, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Polymera albitarsis* n. sp. St. Vincent, Williston p. 296, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Teucholabis annulata* n. sp. St. Vincent, Williston p. 290, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Tipula subinfuscata* n. sp. St. Vincent, Williston p. 295, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Rhipidia bipectinata* n. spp. p. 285, unipectinata, costalis p. 286, subpectinata p. 287 St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Rhyphus dolorosus* n. sp. St. Vincent, Williston p. 298, Tr. ent. Soc. London 1896.

## *Stratiomyidae.*

*Aochletus bistriatus* n. sp. St. Vincent, Williston p. 300, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Chordonata leiophthalma* n. sp. St. Vincent, Williston p. 302, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Chrysochroma* n. N. für Chrysonotus; Williston, Manual p. 47.
*Cyphomyia lasiophthalma* n. sp. St. Vincent, Williston p. 301, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Ephippium albitarsis*, metamorphoses; Froggatt p. 84, pl. IX fig. 12—13, P. Linn Soc. N.-S.-Wales 1895.
*Exodontha* = (Acanthomyia), E. sub Beris, dubia Zett.; = (pedemontana Rond.); Griffini, Boll. Mus. Torino XI N. 245.
*Neochauna* n. n. für Chauna; Williston, Manual p. 48.
*Pelagomyia albitalus* n. sp. St. Vincent, Williston p. 299, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Stratiomyia chamaeleon*, Eiablage; Mik p. 110, Wien. ent. Zeit. XV.
*Stratiomyia pyrrhocera*, erythrocera ♂; Röder p. 274.
*Stratiomyia rubricornis* Italien Bezzi p. 217, Wien. ent. Zeit. XV n. sp.

## *Tabanidae.*

*Pityocera* n. g. nahe Pangonia, für P. festae n. sp. Darien p. 4; Giglio-Tos, Boll. Mus. Torino XI No. 224.
*Tabanus alcis* n. sp. St. Vincent, Williston p. 302, Tr. ent. Soc. London 1896.

## *Acroceridae.*

*Helle* n. g. für *Acrocera longirostris*, Hudson; Osten-Sacken p. 16, Ent. Mag. XXXII.
*Ogcodes marginatus* n. var. *etruscus*; Griffini p. 4, Boll. Mus. Torino XI No. 244.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



### *Bombylidae.*

*Argyromoeba nivea* n. subsp. *lioyi*, Griffini p. 38, Ann. Acc. Agric. Torin. XXXIX, und Boll. Mus. Torino No. 225.
*Coquillettia* n. N. für Spogostylum Coq., Williston, Manual p. 65.
*Geron gibbosus*, Mik p. 106, Wien. ent. Zeit. XV.
*Spogostylum flavipes* Asia Minor, Röder p. 273, Wien. ent. Zeit. XV n. sp.

### *Midaidae.*

*Eremomidas* n. g., Midasidae für *E. emir* p. 384, *chan* p. 385 n. spp. Transcaspien, Semenow, Annuaire Mus. St. Petersb. 1896.

### *Asilidae.*

*Leptogaster roederi* St. Vincent, Williston p. 305, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Loeviella* n. N. für Blacodes; Williston, Manual p. 57.
*Microstylum oberthürii* Ta-tsien-lu, Wulp p. 241, Notes Leyden Mus. XVIII n. sp.
*Mydas fruhstorferi* Java; Wulp p. 98, Tijdschr. Ent. XXXIX n. sp.
*Pycnopogon fasciculatus*, Meunier, Feuille des jeunes Natural. XXVI p. 121.

### *Leptidae.*

*Chrysopila atra* n. sp. St. Vincent, Williston p. 304, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Lampromyia*, sp. Tunis, Leben der Larve; Marchal p. 343, Bull. Soc. ent. France 1896.
*Spania nigra* ♀, Leben; Mik p. 247—248, Wien. ent. Zeit. XV.
*Subulaomyia* n. N. für Subula; Williston, Manual p. 43.

### *Empidae.*

*Brachystoma robertsonii* Illinois, Coquillett p. 393, P. U. S. Mus. XVIII n. sp.
*Drapetis xanthopodus*, *flavidus* St. Vincent, Williston p. 308, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.
*Empis loripedis* p. 400, clausa p. 401, comantis, volentis p. 402, humile, ravida p. 403, tenebrosa, tersa p. 404, captus, compta, avida p. 405, levicula, manca p. 406, otiosa p. 407, gulosa, virgata p. 408 N.-America, Coquillett, Proc. U. S. Mus. XVIII n. spp.
*Epimorpha* n. g. für Ecomantis n. sp. California; Coquillett p. 396, Proc. U. S. Mus. XVIII.
*Euhybus* n. g. für Hybos subjectus, purpureus, triplex Walk.; Coquillett p. 437, Proc. U. S. Mus. XVIII.
*Hemerodromia captus* p. 391, rogatoris p. 322 N.-America, Coquillett, Proc. U. S. Mus. XVIII n. spp.
*Hilara johnsoni*, Alabama, cana California, viridis Jamaica, Coquillett p. 395, Proc. U. S. Mus. XVIII n. spp.
*Hybos slossonae* New Hampshire, Coquillett p. 437, Proc. U. S. Mus. XVIII n. sp.
*Leptopeza compta* N.-America, Coquillett p. 435, Proc. U. S. Mus. n. sp.
*Mantipeza palloris* New Hampshire, Coquillett p. 392, Proc. U. S. Mus. XVIII n. sp.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Meghyperus occidens* Californien, Coquillett p. 435 P. U. S. Mus. XVIII n. sp.
*Microphorus ravidus* Californien, Coquillett p. 409, P. U. S. Mus. XVIII n. sp.
*Mythicomyia tibialis* Californien, Coquillett p. 409, P. U. S. Mus. XVIII n. sp.
*Neocota* n. g. verwandt mit Rhamphomyia für N. weedii n. sp. Mississippi; Coquillett p. 434, P. U. S. Mus. XVIII.
*Neoplasta* n. g., Type Hemerodromia scapularis Loew; Coquillett p. 392, P. U. S. Mus. XVIII.
*Platypalpus tersus, incultus* N.-America, Coquillett p. 439, P. U. S. Mus. XVIII n. spp.
*Rhamphomyia ravida* p. 418, *loripedis* p. 419, *californica, pectoris, colorata* p. 420, *arcuata* p. 421, *amplipedes, tersa* p. 422, *compta, nasoni* p. 423, *duplicis, bifilata* p. 424, *avida, otiosa* p. 425, *setosa, insecta* p. 426, *effera, manca* p. 427, *valga, ciliata* p. 428, *scutellaris, fimbriata* p. 429, *abdita, virgata* p. 430, *sudigeronis, amplicella* p. 431, *stylata, piligeronis* p. 432, *flexuosa, parva* p. 433, *gilvipilosa* p. 434 N.-America, Coquillett, P. U. S. Mus. XVIII
*R. scaurissima* Californien, Wheeler, Ent. News Philad. VII n. spp.
*Syneches debilis* p. 436, *hyalinus* p. 437 N.-America, Coquillett, P. U. S. Mus. XVIII n. spp.
*Tachydromia engadinica* n. n. für *T. testacea* Beck; Mik p. 106, Wien. ent. Zeit. XV.
*Tachydromia schwarzii* Utah, Coquillett p. 440, P. U. S. Mus. XVIII n. sp.

## *Dolichopodidae.*

*Achalcus sordidus* St. Vincent, Aldrich p. 339, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Anepsius linearis* St. Vincent, Aldrich p. 317, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Asyndetus fratellus* St. Vincent, Aldrich p. 332, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Chrysotus excisus* p. 325, *proximus, flavus* p. 326, *albipalpus, niger* p. 327, *hirsutus* p. 328, *longipalpus, acutus* p. 329, *inermis, apicalis* p. 330 St. Vincent, Aldrich, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.
*Coeloglutus* n. g. für *C. concavus* n. sp. St. Vincent, Aldrich p. 338, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Diaphorus approximatus, parvulus* p. 321, *dimidiatus* p. 322, *contiguus, flavipes* p. 323, *dubius* p. 324 St. Vincent, Aldrich, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.
*Eutarsus sinuatus* St. Vincent, Aldrich p. 334, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Gnamptopsilopus flavidus* p. 341, flavicornis p. 342 St. Vincent, Aldrich, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.
*Gymnopternus ruficornis* St. Vincent, Aldrich p. 309, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Hercostomus marginatus* Borkum, Lichtwardt, p. 181, Deutsche Ent. Zeitschr. 1896 n. sp.
*Hercostomus latipes* St. Vincent, Aldrich p. 311, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Leptocorypha* n. g. p. 315 für *L. pavo* n. sp., St. Vincent p. 316, Aldrich, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Leptorhethum angustatum* St. Vincent, Aldrich p. 345, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Lyroneurus simplex* St. Vincent, Aldrich p. 333, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Macellocerus olympiae, auratus* N.-America, Aldrich p. 83, Tr. Amer. ent. Soc. XXIII n. spp.
*Neurigona signifera* St. Vincent, Aldrich p. 337, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Paraclius filiferus* St. Vincent, Aldrich p. 314, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Parhydrophorus* n. g. p. 185, für *P. canescens* n. sp. Wyoming p. 187; Wheeler, Ent. News Philad. VII.
*Pelastoneurus lineatus* p. 312, *argentiferus* p. 313 St. Vincent, Aldrich, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.
*Poecilobothrus unguiculatus* St. Vincent, Aldrich p. 310, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.
*Polymedon*, P. superbus n. sp. St. Vincent, Aldrich, Tr. ent. Soc. London 1896 p. 318.
*Porphyrops discolor* ♂; Lichtwardt p. 182, Deutsche Ent. Zeitschr. 1896.
*Psilopus albopilosus* p. 99, *actereus*, *patellifer* p. 109, *collucens* p. 101, *tenebrosus* p. 103, Wulp, Tijdschr. Ent. XXXIX.
*Psilopus spinifer* p. 101, *anthracoides* p. 102 Java, Wulp, Tijdschr. Ent. XXXIX *P. bellulus* p. 343, *insularis* p. 344 St. Vincent, Aldrich, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.
*Sympycnus falco*, *similis* St. Vincent, Aldrich, p. 336, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.
*Tachytrechus floridensis* N.-America, Aldrich p. 81, Tr. Amer. ent. Soc. XXIII n. sp.
*Thinophilus pectinifer* Wyoming, Wheeler p. 155, Ent. News Philad. VII n. sp.
*Xanthotricha* n. g. für *cupulifera* p. 339, *minor*, *singularis* p. 340 n. spp. St. Vincent; Aldrich, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Xiphandrium americanum* Chicago, Wheeler p. 154, Ent. News Philad. VII n. sp.

## *Syrphidae.*

*Baccha spp.*, Lebensweise der Larve; Osten-Sacken p. 279, Ent. Mag. XXXII; *B. elongata*, Bradley p. 256, Ent. Mag. XXXII.

*Bacchina* n. g. Williston, Manual p. 86.

*Callicera johnsoni* Philadelphia, Hunter p. 87, Canad. Ent. XXVIII n. sp.

*Chilosia prima* p. 92, *townsendi* p. 94 N.-America, Hunter, Canad. Ent. XXVIII; *C. signatiseta* p. 227, *cyanea* p. 228, *aldrichi* p. 229 N.-America, Hunter Canad. Ent. XXVIII n. spp.

*Chrysotoxum flavipenne* (= fuscum Gigl.); Mik p. 111, Wien. ent. Zeit. XV.

*Eristalis tenax* in New Zealand; Smith p. 257, Ent. Mag XXXII; Larve als menschlicher Parasit, Thomson, P. Phys. Soc. Edinb. XIII p. 160.

*Helophilus* (or Eristalis), Widerstand der Larve gegen Reagentien; Wilcox, Anat. Anz. XII p. 278.

*Mallota facialis*, Nebraska; Hunter p. 100, Canad. Ent. XXVIII n. sp.

*Melanostoma mellina*, Lebensgewohnheiten der Larve; Giard p. 234, Bull. Soc. ent. France 1896; *M. rufipes* Will. system. Stellung; Hunter p. 216, Ent. News Philad. VII.

*Mesogramma*, sp. von St. Vincent; Williston p. 349—350, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Orthoprosopa nigra*, Metamorphose; Froggatt p. 83 pl. IX fig. 6—8, P. Linn. Soc. N. S. Wales 1895.

*Pelecocera latifrons* var. (= rectinervis Hert.), Mik p. 109, Wien. ent. Zeit. XV.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Pelecocera rectinervis* Ungarn, Kertész p. 26, Termes. Fuzetek XIX n. sp.
*Tropidia nigricornis* Idaho; Hunter p. 215, Ent. News Philad VII; *T. montana* n. n. Hunter, Ent. News Philad. p. 305 n. sp.

### *Pipunculidae.*

*Pipunculus politus* St. Vincent, Williston p. 351, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

### *Conopidae.*

*Conops flavipes* n. var. *aterrimus*; Coucke p. 227, Ann. Soc. ent. Belgique XL.

### *Phoridae.*

*Phora*, Mingaud *P. picta* Lehm. (= interrupta Zett.); Mik p. 112, Wien. ent. Zeit. XV.
*Phora venata, furtiva* p. 436, *divaricata, aurea* p. 437, *magnipalpis* p. 438 St. Vincent, Aldrich, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.

### *Oestridae.*

*Dermatobia noxialis*, Larvenleben; Blanchard (86). *Dermatobia* Magalhaes, Bull. Soc. zool. France XXI p. 178.
*Gastrophilus equi* und andere Oestriden; Osborn, Bull. Dep. Agric. Ent. No. 5 p. 72—114; *G. equi*, Eiablage, Garman p. 153, Amer. Natural. XXX. *Oestrus equi*, Laboulbène p. 110, Bull. Soc. ent. France 1896.

### *Muscidae calyptratae.*

*Anthomyia elongata* pl. VIII fig. 14 p. 335, *dorsimaculata, segmentata* p. 336, Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.
*Aphria xyphias*, Frankreich, Pandellé p. 68, Rew. Ent. Franc. XV n. sp.
*Atrophopoda*: Synonymie; Williston p. 357—358, Tr. ent. Soc. London 1896.
*Atrophopoda townsendii* p. 356, *brauerii* p. 357 St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.
*Bigonicheta hemistylosa* S. Frankr., Pandellé p. 70, Rev. ent. France XV n. sp.
*Brachycoma devia*, Mik p. 110, Wien. ent. Zeit. XV.
*Calliphora amplectens, aculeata* p. 210, *retrocurva* p. 211 Frankr, *C. (Lucilia) simulatrix* p. 218, *longilobata* p. 219, Preussen, Pandellé, Rev. Ent. franc. XV; *C. melanaria* Mexico, Wulp, p. 295, pl. VII, fig. 15, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.
*Chaetomyiobia javana*, Wulp p. 108, Tijdschr. Ent. XXXIX.
*Charadrella* n. g. Anthomyiinae für *C. macrosoma* n. sp. Mexico p. 341 pl. VIII fig. 16; Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.
*Chloroprocta* n. g., nahe *Ochromyia* für *C. semiviridis* n. sp. Mexico, Wulp p. 296 pl. VII fig. 16, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.
*Chortophila insularis* Borkum, Kuntze p. 54, Deutsche Ent. Zeitschr. 1896 n. sp.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Cistogaster insularis* St. Vincent, Williston p. 351, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

*Clinopera* n. g. *Muscinae* p. 305 für *C. frontina*, p. 306 *hieroglyphica* pl. VII fig. 23, p. 307 *dorsilinea, digramma*, p. 308 *polystigma* fig. 25, *pterostigma, monstrata* p. 309 n. spp. Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.

*Coenosia flavipes* p. 370, *insularis* p. 371 St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896; *C. punctulata, tenuicornis* p. 343, *oscillans, macrocera* p. 344, Central-Amerika, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Compsomyia macellaria*, Lebensweise; Austen p. 238, Ann. Nat. Hist. (6) XVIII und Meaden p. 279—281, J. Trinidad Club II.

*Cyrtoneura maculipennis* St. Vincent, Williston p. 368, Tr. ent. Soc. Lond. 1896 n. sp.

*Degeeria nigriventris* St. Vincent, Williston p. 359, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

*Dexia decolor*, Hyères p. 153, *patruelis* p. 155, *alivarians* p. 156 Tarbes, Pandellé, Rev. ent. franc. XV; *D. planigena* Tarbes p. 143, *luteisquama* Deuschland p. 145, Pandellé, Rev. Ent. franc. XV n. spp.

*Dichocera lyrata* Will., Bemerkung über die systematische Stellung; Mik, p. 112—114, Wien. ent. Zeit. XV.

*Didyma calyptrata* St. Vincent, Williston p. 359, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

*Dysthrixa notiventris* Tarbes p. 92, Pandellé, Rev. Ent. franc. XV n. sp.

*Echinomyia ferox*, Lebensweise, Bau der Geschlechtsorgane; Marchand p. 119—135,
Bull. Soc. Ouest France VI 1896; *E. tepens* Walk., Wulp p. 104, Tijdschr. Ent. XXXIX.

*Echinomyia latimargo* Tarbes, Pandellé p. 76, Rev. Ent. franc. XV; *E. lampros* Java, Wulp p. 105, Tijdschr. Ent. XXXIX n. spp.

*Erigone barbicultrix* p. 31, E. (n. subg. *Tenuicera*) *oxyrhina* p. 32 France, E. *insciens, suspecta* Europa p. 36, *indigens* Pyreneen p. 37, *E.* (*Rhynchista*) *uncinervis* France p. 38, Pandellé, Rev. Ent. franc. XV n. spp.

*Erynnia tephrodes* Tarbes, Pandellé p. 120, Rev. Ent. franc. XV n. sp.

*Etheria sexpunctata* Pyreneen, Pandellé p. 117, Rev. Ent. franc. XV n. sp.

*Exorista*, Nord Amerikanische Arten (Tabelle); Townsend p. 329—330, Psyche VII.

*Exorista deligata* Tarbes p. 6, obumbrata p. 7, extorris p. 11 Preussen, hirtipilis, Marseilles, clavipalpis Tarbes p. 12, patellipalpis, recusata Tarbes p. 19, olfaciens p. 20, humiliceps Pyreneen p. 23, laxiceps Danzig p. 24, triseria, triseta Tarbes p. 26, brevifusa, immunita Preussen p. 28, Pandellé, Rev. Ent. franc. XV; E. nigripalpis Illinois, Townsend p. 330, Psyche VII; E. nobilis St. Vincent, Williston p. 355, Tr. ent. Soc. London 1896 n. spp.

*Glossina*; Dönitz, Berlin. ent. Zeitschr. 1896 p. 17; Tsetse-fly disease; Blandford Nature LIII.

*Gonia pallens* ♂, Williston p. 353, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Gonia suggesta* p. 80 France, Pandellé, Rev. Ent. franc. XV n. sp.

*Graphomyia mexicana*, pl. VII fig. 17, Beziehungen zu *tomaculata* L. p. 300; Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.

*Hemichlora* n. g. p. 303 für Cyrtoneura vittigera Big., pl. VII fig. 21; Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.

*Hydrophoria plumosa* p. 332, *collaris* pl. VIII fig. 11 p. 333, *flavipalpis, transversalis* fig. 12 p. 334 Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Hyetodesia* n. n. für Yetodesia Rond., *H. rubella*, pl. VIII fig. 1 p. 314, *longiseta* p. 315 n. spp. Mexico; Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Hylemyia tenuirostris* p. 337 pl. VIII fig. 15, *urbica, monticola* p. 338 Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Jurinia* sp. St. Vincent, Williston p. 353, Tr. ent. Soc. London 1896.

*Latreillia debilitata* Tarbes p. 110, Pandellé, Rev. ent. franc. XV n. sp.

*Leucomelina*: Allgemeines p. 326—327, *pica* pl. VIII fig. 8, *garrula* fig. 9, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.

*Leucomelina deleta* p. 329, *minuscula* p. 330 Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Limnophora exilis, debilis* p. 369, *L.* (*Spilogaster*) exul p. 370 St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896; *L. fumipennis* p. 324 pl. VIII fig. 7, *meraca, delecta* p. 325, *umbrosa, socia* p. 326 Central-America, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Lispe serotina* Mexico, Wulp p. 342, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. sp.

*Mesembrinella aeneiventris* pl. VII fig. 19, p. 301; Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.

*Morellia sarcophagina* Mexico, Wulp p. 302 pl. VII fig. 20, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. sp.

*Muscinae*: Tabelle der Central-Amerikanischen Arten; Wulp p. 291—292, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.

*Muscina linea* pl. VII fig. 22 p. 304, *tripunctata* p. 305 Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Mydaea obscura* pl. VIII fig. 3, *concinna* p. 317, *fasciventris, leucocephala* p. 318 *confinis* p. 319 Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Neaera longiradix* Europa, Pandellé p. 91, Rev. Ent. franc. XV n. sp.

*Onesia lucilioides* Mexico, Wulp, p. 288 pl. VII fig. 11, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. sp.

*Pachystylum albescens* Tarbes, Pandellé p. 86, Rev. Ent. franc. XV n. sp.

*Paralophosia imbuta*, Wulp p. 110, Tijdschr. Ent. XXXIX.

*Paratachina vulpecula* Java, Wulp p. 106, Tijdschr. Ent. XXXIX n. sp.

*Peleina stricticeps* Europa p. 99, incompleta, disturbata Preussen p. 102, *laticeps* p. 104, *cavigena* p. 105 Tarbes, *dispacta* Europa, rectangula Frankr. p. 106, Pandellé, Rev. Ent. franc. XV n. spp.

*Phorbia morosa* p. 339, *fuscisquama, prisca* p. 340 Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Phorocera* (Prospherysa) puer. St. Vincent, Williston p. 354, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

*Phyto discrepans* Tarbes p. 132, Pandellé, Rev. ent. franc. XV n. sp.

*Pogonomyia aterrima* Mexico, Wulp p. 335 pl. VIII fig. 13, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. sp.

*Pollenia bisulca* Frankr., Pandellé p. 152, Rev. Ent. franc. XV n. sp.

*Prospherysa* sp., Auf Bembex parasitierend; Lafler, Ent. News Philad. VII p. 62.

*Rhynchodexia sororia* St. Vincent, Williston p. 360, Tr. ent. Soc. London 1866 n. sp.

*Roeselia atricula* France p. 44, stylosa S. Europa p. 45, breviseria Frankr. p. 46, Pandellé, Rev. ent. franc. XV n. spp.

*Sarcophaga carnaria*, Myiasis; Alessandrini Boll. Soc. Rom Zool. V, *S. sarraceniae*, Lebensweise; Hubbard p. 315, P. ent. Soc. Washington III.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Sarcophaga redempta* Colmar p. 177, occatria, fossoria p. 178, cucullans p. 179, balanina, hystrix p. 180 S. Frankreich, frenata Europa, pauciseta Preussen, ebrachiata p. 182, uncicurva p. 183, arcipes p. 184, falculata p. 185, cultellata, exuberans p. 186, protuberans p. 187 S. Frankreich, scaparia, harpax, Preussen p. 189, teretirostris p. 190, aratrix, cyathisans p. 191, tuberosa p. 192, hirticus p. 193, subulata p. 194 S. Frankreich, crassimargo, laciniata Europa p. 195, clavulus, discifera p. 196 Tarbes, incisilobata Europa p. 198, latigena Preusseu, petiolata p. 199, congona p. 200 S. Frankreich, dissoluta Preussen p. 201, nigrans Deutschland, excuticulata Pyreneen p. 202, rostrata Europa p. 203, ungulata p. 204, gladiatrix, cochlearis p. 205 S. Frankreich, Pandellé, Rev. Ent. Franc. XV; S. micropygialis p. 363, concinnata, otiosa p. 364, pavida p. 365, chaetopygialis p. 366 St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896; S. surrubea, plumigera pl. VII fig. 6 p. 273, ventricosa, diversinervis fig. 7 p. 274, fuscianalis, praevolans fig. 8 p. 275, setulosa, turbata p. 276, trivialis, uncata p. 277, errabunda, pusiola p. 278, debilis fig. 9, microgyga p. 279, claripennis p. 280, sueta, tridens p. 281, deleta, tenuiventris p. 282, oberrans, triplasia fig. 10 p. 283, tripartita, pexata p. 284, volucris, ocbripyga p. 285, aequata, afficta p. 286 Central-America, van der Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Sarcophagula imbecilla*, canuta pl. VII fig. 12 p. 289, tenuis p. 290 Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II n. spp.

*Sarcophila mamillata* p. 172, *biclunis* p. 173 Tarbes, Pandellé, Rev. Ent. Franc. XV n. spp.

*Sarcophilodes puella* St. Vincent, Williston p. 361, Tr. ent. Soc. London 1896 n. sp.

*Siphona gedeana* Java, Wulp p. 109, Tijdschr. Ent. XXXIX n. sp.

*Spilogaster trigonata*, pl. VIII, fig. 4, *rubripalpis*, p. 320, *copiosa*, fig. 5, *parvula*, p. 321, *signatipennis*, fig. 6, *disereta*, p. 322, Mexico, Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II, n. spp.

*Succingulum transvittatum*, Hyères, Pandellé, p. 148, Rev. Ent. Franc. XV, n. sp.

*Tachina grandigena*, Pyreneen, p. 49, vicinalis, p. 53, induta, p. 55, apicata, p. 57, discrepanda, p. 61. S. Frankreich, decidua, Europa, p. 64, Pandellé, Rev. Ent. France. XV, n. spp.

*Tenuicera*, n. subg., Erigone Pandellé Rev. ent. Fr. XV.

*Trichophthicus crenatus*, pl. VIII, fig. 10, Beschreibung p. 331; Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.

*Tyreomma*, n. g., *Muscinae*, für *T. muscinum*, n. sp. Mexico, pl. VII, fig. 13, p. 293; Wulp, Biol. Centr.-Amer. Dipt. II.

### *Muscidae acalyptratae.*

*Agromyza lateralis*, p. 428, *sorosis*, p. 429. *anthrax*, p. 430, St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London, 1896; A. innominata, St. Vincent, Williston, Tr. ent. Tr. ent. Soc. London, p. 443: n. spp.

*Allotrichoma*, n. g.. p. 121, Ephydridae, für A. *filiforme*, *bezzii*, p. 123, *trispinum*, p. 124, n. spp., Central-Europa; Becker, Berlin. ent. Zeitschr. 1896.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Anthomyza cinerea*, p. 444, xanthopoda, p. 445, St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. spp.

*Arthyroglossa nitida*, St. Vincent, Williston, p. 397, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. sp.

*Arthyroglossa ordinata*, Orsova, Becker, p. 135, Berlin. Ent. Zeitschr. 1896, n. sp.

*Atissa limosina*, Norwegen, Becker, p. 132, Berlin. ent. Zeitschr. 1896, n. sp.

*Borborus illotus*, St. Vincent, Williston, p. 434, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. sp.

*Calobata*; Austen, p. 778. P. Zool. Soc. London, 1896.

*Calobata mellea*, St. Vincent, Williston, p. 373, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. sp.

*Camarota cerealis*, Rond., Osten Sacken, p. 257, Ent. Mag. XXXII.

*Celyphidae*, (Catalog); Jacobson, Annuaire Mus. St. Petersbg. 1896, pp. 246 bis 250.

*Celyphus chinensis*, Se-tschuan, Jacobson; p. 250, Annuaire Mus. St. Petersb. 1896.

*Chlorops trivittata*, St. Vincent, Williston, p. 425, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. sp.

*Chrysomyza demandata*, F. Lebensweise; Mik, p. 241, Wien. ent. Zeit. XV.

*Clasiopa brevipectinata*, p. 149, *nivea*, p. 151, *olivacea*, *palliditarsis*, p. 155, *fulgida*, p. 156, *aurivilli*, p. 158, *bohemanni*, p. 159, *duplosctosa*, *niveipennis*, p. 162, Europa, Becker, Berlin. ent. Zeitschr. 1896, n. spp.

*Cnestrum*, n. g. Ephydridae, p. 117, für C. lepidopes, n. sp. Schlesien, p. 118; Becker, Berlin. ent. Zeitschr. 1896.

*Corythophora longipes*, Caffraria. Becker, p. 116, Berlin. ent. Zeitschr. 1896, n. sp.

*Discocerina nana*, *facialis*, p. 396, *obscura*, p. 397, St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. spp.

*Discomyza dubia*, St. Vincent, Williston, p. 392, Tr. ent. Soc. London 1896, n. sp.

*Drapetis apicis*, *minuta*, St. Vincent, Williston, p. 442, Tr. ent. Soc. London, 1896 n. spp.

*Drosophila ornatipennis*, p. 407, *vittatifrons*, *sororia*, p. 408, annulata, bilineata, coffeata, p. 409, bellula, fasciola, p. 410, opaca, thoracis, pleuralis, p. 411, splendida, procnemis, p. 412, frontalis, verticis, p. 413, pollinosa, limbata, p. 414, pallida, similis, illota, p. 415, nana, p. 416, St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896, n. spp.

*Elachiptera flavida*, St. Vincent, Williston, p. 417, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. sp.

*Ephydridae*; Becker, pp. 91—276, Monographie Taf. IV—VII, Berlin. ent. Zeitschr. 1896.

*Ephydra scholtzi*, p. 220, obscuripes, attica, p. 221, Europa, Becker, Berlin. ent. Zeitschr. 1896; *E. pygmaea*, St. Vincent, Williston, p. 402, Tr. ent. Soc. London, 1896: n. spp.

*Epiplatea amabilis*, St. Vincent, Williston, p. 376, Tr. ent. Soc. London, 1896 n. sp.

*Euxesta apicalis*, St. Vincent, Williston, p. 375, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. sp.

*Evaresta* (*Tephritis*) *pulchra*, Lw.; Mik, p. 108. Wien. ent. Zeit. XV.

*Gaurax araneae*, California, Coquillett, p. 320. Ent. News Philad. VII, n. sp.

*Glenanthe fuscinervis*, Norwegen, Becker, p. 165, Berlin. ent. Zeitschr. 1896, n. sp.

*Hecamede abdominalis*, St. Vincent, Williston, 398, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. sp.

*Helomyza hispanica*, Lw.; =(tuberiperda, Rond.); Mik, p. 107, Wien. ent. Zeitschrift XV.

*Hemerodromia*, *Mantipeza*, *Neoplasta*, *Microdromia*, Williston, pp. 440—441, Tr. ent. Soc. London, 1896.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Hemerodromia defessa*, St. Vincent, Williston, p. 439, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. sp.

*Heteroneura xanthops*. p. 386, *flavipes*, *concinna*, *pleuralis*, p. 387, *valida*, *lumbalis*, p. 388, St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. spp.

*Hippelates* (*Siphomyia*, *n. subg.*) *proboscideus*, p. 418, *dorsatus*, *H. equalis*, p. 419, *scutellaris*, p. 420, St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London 1896, n. spp.

*Hyadina humeralis*, Deutschland, Becker, p. 195, Berlin. ent. Zeitschr. 1896 n. sp.

*Hydrellia maculiventris*, p. 175, lamina, transsylvana, p. 184, argyrogenis, p. 185. Europa, Becker, Berlin, ent. Zeitschr. 1896; H. parva, pulchra, St. Vincent, Williston, p. 399. Tr. ent. Soc. London, 1896, n. spp.

*Hydrina nitida*, p. 400, *nitifrons*. p. 401, St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. spp.

*Ilythea flavipes*, St. Vincent, Williston, p. 403. Tr. ent. Soc. London, 1896, n. sp.

*Limosina sacra*, Lesne, p. 162. Bull. Soc. ent. France, 1896; Chobaut, p. 166. Bull. Soc. ent. France, 1896.

*Limosina scutellaris*, *pumila*, *dolorosa* 432, *perparva*, *lugubris*, p. 433, St. Vincent, Williston, Tr. ent. Soc. London, 1896, n. spp.

*Lipochaeta*, n. g. (n. subfam. der Ephydridae), p. 220, für *L. slossonae*, n. sp., Florida; Coquillett, p. 220, Ent. News Philad. VII.

*Lonchaea longicornis*, p. 378, *brevicornis*, p. 379, St. Vincent, Williston.

*Lytogaster* n. gen. für *Philhygica abdominalis* Cterko Becker Berl. ent. Zeit. p. 202.

*Nerius bistriatus* n. sp. St. Vincent Williston Fr. Ent. Soc. London p. 373.

*Nothybus biguttatus* n. sp. Java Wulp Tidsch. Ent. XXXIX p. 112 Taf. II Fig. 18, 19

*Notiphila aquatica* Polen *N. chamaeleon* Pavia Becker, Berl. Ent. Zeit. p. 114, *N. decorata* n. sp. p. 389, *N. bellula* n. sp. p. 390 St. Vincent Williston Tr. Ent. Soc. London 1896.

*Ochthera lauta* n. sp. Ent. News VII p. 121, *O. cuprilineata* n. sp. Williston Trans. Ent. Soc. London p. 402.

*Ochtheroidea* n. gen. für *Ochthera atra* n. sp. St. Vincent Williston Trans. Ent. Soc. London p. 401.

*Ophthalmomyia* n. gen. für *Lobioptera lacteipennis* H. Lw. Williston Trans. Ent. Soc. p. 426.

*Orellia (Thephritis) eluta* Mik, Wiener ent. Zeit. XV p. 107.

*Oscinis triangularis* n. sp., p. 421, *apicalis* n. sp., *quadrilineata* n. sp., p. 422, *anonyma* n. sp., *nana* n. sp., p. 423, *concinna* n. sp., *mitis* n. sp., *incipiens* n. sp. p. 424, *fur* n. sp. 425 St. Vincent Williston Trans. Ent. Soc. London.

*Paralimna multipunctata* n. sp., p. 390, *obscura* n. sp., p. 391, St. Vincent Williston Trans. ent. Soc. London.

*Parydra nubecula* n. sp., p. 212, *undulata* n. sp., *quinquemaculata* n. sp., p. 213, *obliqua* n. sp., Becker Berl. ent. Zeit.

*Pelina subpunctata* n. sp. Dalmatien Becker, Berl. ent. Zeit. p. 198.

*Philotelma* n. gen. für *P. anomala* n. sp., Schlesien, Becker Berl. ent. Zeit., p. 163, 164.

*Philygria sexmaculata* n. sp., *obtecta* p. 191 n. sp., p. 192 Becker Berl. Ent. Zeit.

*Phortica scutellaris* n. sp. St. Vincent Williston Trans. Ent. Soc. London, p. 416.

*Phyllomyza magnipalpis* n. sp., St. Vincent Williston Trans. Ent. Soc. London p. 443.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



*Physogenua nigra* n. sp. St. Vincent Williston, Trans. Ent. Soc. London p. 379.
*Platophrymyia* n. gen. mit *Pl. nigra* n. sp. St. Vincent Williston Trans. ent. Soc. London p. 426.
*Psilopa nigra* n. sp., *nigropunctata* n. sp. *nigrimana* n. p. St. Vincent Williston Trans. Ent. Soc. London p. 395.
*Sapromyza angustipennis* n. sp., *puella* n. sp. p. 381, *S. exul* n. sp., *octovittata* n. sp., p. 382, *sordida* Wiedem. p. 383, *S. venuster* n. sp., *S. lineata* n. sp., *sorona* n. sp., *ingrata* n. sp. p. 385, St. Vincent Williston Trans. Ent. Soc. London.
*Scatella quadrisetosa* n. sp. *pilosigenis* n. sp. p. 229 *Sc. indistincta* n. sp. p. 231 *Sc. crassicostata* p. 234, Europa Becker Berl. ent. Zeit. *Scabella obscura* n. sp. St. Vincent Williston Trans. Ent. Soc. London p. 403.
*Sepsis cynipsea* Labulbène Bull. Soc. ent. France p. 111.
*Sepsis insularis* n. sp. St. Vincent Williston Trans. ent. Soc. London p. 431.
*Siphomyia* n. subgen. von *Hippelates* St. Vincent Williston Trans. Ent. Soc. London.
*Stegana tarsalis* n. sp. p. 404, *horae* n. sp. p. 405, St. Vincent Williston, Trans. Ent. Soc. London.
*Trigonometopus rotundicornis* n. sp., St. Vincent Williston, Trans. Ent. Soc. London p. 388.
*Trypeta onotrophes* Mik Wiener Ent. Zeit. p. 108.
*Trypeta (Plagiotoma) incompleta* n. sp. St. Vincent Williston, Trans. Ent. Soc. London p. 378.

### *Pupipara.*

*Brachypteromyia* n. gen. mit *B. femorata* n. sp., Wyoming Williston Ent. News p. 185.
*Megistopoda pilatei* Röder Entom. Nach. p. 321.
*Strebla vespertilionis* Röder Ent. Nach. p. 321.

## Siphonaptera.

### *Allgemeines.*

**Heller, K. M.** Ein von Prof. O. Schneider auf Borkum entdeckter Floh. 2 Txtfig. Entom. Nachr. XXII, No. 7, p. 97—99.

Ein von Prof. Schneider frei lebend im Dünensand entdeckter Floh ward vom Verf. als neu erkannt und mit dem Namen *Typhlopsylla agyrtes* belegt. Die Art steht zwischen *assimilis* Tschbg. und *caucasica* Tschbg. Als muthmasslicher Wirth kann die Zwergspitzmaus (*Sorex pygmaeus* Pall.) betrachtet werden.

**Meinert, F.** Pulicidae danicae. Ent. Meddel. V., p. 182—194.

Verf. giebt zuerst eine Bestimmungstabelle folgender in Dänemark vorkommender Arten. *Pulex irritans* L., *Pulex vulpes* Rits., *Pulex fasciatus* Bosc., *Pulex gallinae* Bouché, *Pulex sciurorum* Bouché, *Pulex melis* Wek., *Pulex canis* Dug., *Pulex erinacei* Bouché, (*Pulex goniocephalus*), *Hystricopsylla talpae* Curt., *Typhlopsylla octactena* Kol., *Typhlopsylla hexactena* Kol., *Typhlopsylla musculi* Dug.; *Typhlopsylla assimilis* Tasch., *Typhlopsylla silvatica* n. sp.

© Biodiversity Heritage Library, http://www.biodiversitylibrary.org/; www.zobodat.at



Von jeder Art ist die Synonymie und das Verbreitungsgebiet angegeben. Die neue Art hat folgende Diagnose: Genae aculeis binis instructae. Pecten prothoracicum ex aculeis sex et viginti divaricatis consistens. Tibiae seriebus binis, altera ex aculeis undecim minoribus altera ex aculeis tribus majoribus consistentibus, instructae. 2,3—2,6 mm.

## Siphonaptera.

### *Systematik.*

*Pulex keeni* n. sp. Charlotte Ins Baker Canad. Ent. XXVIII, p. 234.

*Typhlopsylla mexicana* n. sp. Guanajuato Baker Canad. Ent. XXVIII, p. 85.

*Typhopsylla silvatica* n. sp. Meinert Ent. Medd. p. 192.

*Typhopsylla agyrtes* n. sp. Borkum, Heller, Ent. Nach. p. 97.

# ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: Archiv für Naturgeschichte

Jahr/Year: 1897

Band/Volume: 63-2_2

Autor(en)/Author(s): Wandolleck Benno

Artikel/Article: Diptera. 289-346