

Institut für Pflanzenschutzforschung (BZA)
der Deutschen Akademie der Landwirtschaftswissenschaften zu Berlin
Zweigstelle Eberswalde
Abteilung Taxonomie der Insekten (ehem. DEI)
Eberswalde



HANNELORE GAEDIKE

Katalog der in den Sammlungen des ehemaligen Deutschen Entomologischen Institutes¹ aufbewahrten Typen — VI

(Homoptera (exklusive Aphidina))

Cicadina

Flatidae

albomaculata MELICHAR, 1902 (*Dascalia*)

(Ann. Nat. Mus. Wien 17, 150, Taf. VII, Fig. 4)

♂♂ ♀♀ Syntypen, Brasilien, Espirito Santo, Bahia; 1 Exemplar in Sammlung BREDDIN und in den Museen Budapest, Genf und Kopenhagen.

DEI: 1 Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

aurantiomaculata MELICHAR, 1901 (*Lechaea*)

(Ann. Nat. Mus. Wien 16, 234, Taf. VI Fig. 11)

♀ Holotypus, Nordcelebes, Toli-Toli- XI. — XII. 1895, leg. FRUHSTORFER, im DEI.

breddini MELICHAR, 1902 (*Dascalia*)

(Ann. Nat. Mus. Wien 17, 147, Taf. IX, Fig. 21)

♀ Holotypus, Brasilien, Minas Geraës, 1897, leg. FRUHSTORFER, im DEI.

confusa MELICHAR, 1902 (*Dascalia*)

(Ann. Nat. Mus. Wien 17, 151)

♀ Holotypus, Südamerika, Itaitaba, im DEI.

dohrni SCHMIDT, 1904 (*Bythopsyrna*)

(Stett. Ent. Ztg. 65, 188—189)

4 ♂♂, 10 ♀♀ Syntypen, Sinabong, Sumatra, leg. DOHRN.

DEI: 1 Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

marginata MELICHAR, 1902 (*Dascalia*)

(Ann. Nat. Mus. Wien 17, 152)

♀ Holotypus, Südamerika, Itaitaba, im DEI.

nigromarginata MELICHAR, 1902 (*Ormenis*)

(Ann. Nat. Mus. Wien 17, 77)

♂ Holotypus, Südamerika, Cumbase, im DEI.

nigropustulata SCHMIDT, 1904 (*Cerynia*)

(Stett. Ent. Ztg. 65, 184—185)

Syntypen, 1 ♂, 5 ♀♀, Sumatra, Soekaranda; 4 ♀♀, Sumatra, Sinabong; leg. DOHRN.

DEI: 1 ♀ Syntypus, Sumatra, Sinabong, leg. DOHRN.

ohausi SCHMIDT, 1908 (*Acanalonia*)

(Zool. Anz. 32, 516)

3 ♂♂, 6 ♀♀ Syntypen, Ecuador, Guayaquil, 27. VII. 1905, leg. OHAUS, im Museum Stettin.

DEI: 1 Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

¹Jetzt: Institut für Pflanzenschutzforschung (BZA), Zweigstelle Eberswalde, Abteilung Taxonomie der Insekten.

ornata MELICHAR, 1902 (*Dascalia*)

(Ann. Nat. Mus. Wien 17, 151—152, Taf. VII, Fig. 2)

♀ Holotypus, Südamerika, Faro, im DEI.

roseovenosa MELICHAR, 1901 (*Lechaea*)

(Ann. Nat. Mus. Wien 16, 233, Taf. VI, Fig. 12)

♀ Holotypus, Celebes, Kalaëna Ebene, leg. SARASIN, im DEI.

semifurcata MELICHAR, 1901 (*Flatida*)

(Ann. Nat. Mus. Wien 16, 248, Taf. I, Fig. 13, 13a, b)

♀ Holotypus, Westafrika, Nordkamerun, Johann Albrechtshöhe, im DEI.

Fulgoridae*aeruginosa* JACOBI, 1943 (*Electryone*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 22—23)

10 Syntypen, Gaolinzsy, 6. VI. 1939; Weischachel, 21. VI. 1939/13. VIII. 1938.

DEI: 4 Syntypen, Gaolinzsy, Manshukuo, 6. VI. 1939, leg. ALIX; 1 Syntypus, Weischachel, Manshukuo, 23. VIII. 1938, leg. ALIX; 1 Syntypus Erzendjanzsy, Manshukuo, 21. VI. 1939, leg. ALIX.

bergrothi SCHMIDT, 1911 (*Cornelia*)

(Stett. Ent. Ztg. 72, 242—245)

♀ Holotypus, Madagaskar, Amber-Gebirge, im DEI.

chimara SCHUMACHER, 1915 (*Fulgora*)

(Suppl. Ent. 4, 129)

Syntypen, Kosempo, VII. 1911, im DEI; Hoozan, VIII. 1910, im Museum Berlin.

DEI: 1 Syntypus, Kosempo, Formosa, VII. 1911, leg. SAUTER.

clytaemnestra BREDDIN, 1901 (*Scamandra*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 131—132)

♀ Holotypus, Central Celebes, Kalaëna Ebene, leg. SARASIN, im DEI.

costaricensis SCHMIDT, 1932 (*Gaetulia*)

(Stett. Ent. Ztg. 93, 53)

♂ Holotypus, Costa-Rica, Turrialba, X., im DEI.

dohrni SCHMIDT, 1905 (*Pochazia*)

(Stett. Ent. Ztg. 66, 169—170)

25 ♂♂, 22 ♀♀ Syntypen, Sumatra, Soekaranda, I. 1894, leg. DOHRN, im Stettiner Museum.

DEI: 1 ♂, 1 ♀ Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

fuscoapicatus METCALF, 1954 (*Oliarus*)

(Beitr. Ent. 4, 606—607, Taf. I Fig. 4—6)

♂ Holotypus, 1 ♂, 4 ♀♀ Paratypen, Luzon, 14. X. 1913, leg. BOETTCHER, im DEI.

heringi SCHMIDT, 1905 (*Fulgora*)

(Stett. Ent. Ztg. 66, 351—353)

3 ♂♂, 7 ♀♀ Syntypen, Nord-Borneo, leg. WATERSTRADT, im Museum Stettin; 1 ♀ im Museum Brüssel.

DEI: 1 Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

lambertoni LALLEMAND, 1922 (*Belbina*)

(Bull. Mus. Nat. Hist. Nat. Paris 28, 62—63)

Zahlreiche Typen, Madagascar, leg. LAMBERTON, in Sammlung LALLEMAND.

DEI: 2 Paratypen, mit den Angaben der Beschreibung.

maculata SCHMIDT, 1911 (*Dichoptera*)

(Stett. Ent. Ztg. 72, 250—253)

♀ Holotypus, Nord-Celebes, Toli-Toli, XI.—XII. 1895, leg. FRUHSTORFER, im DEI.

nigrolimbata LALLEMAND, 1938 (*Enchophora*)

(Arb. morph. tax. Ent. 5, 350)

Holotypus, Paratypen, Süd-Amerika, Cunibasi, coll. BREDDIN; Peru, Dept. Loreto, r. Paranapura, Balsapuerte, VI. 1933.

DEI: Holotypus, 1 Paratypus, Süd-Amerika, Cunibasi.

nigromaculata LALLEMAND, 1932 (*Aspidonitys*)

(Bull. & Ann. Soc. Ent. Belg. 72, 57—58)

Holotypus, Paratypen, Kasai, Kondue, Sankuru, in Sammlung LALLEMAND.

DEI: 1 ♂ Paratypus, Ed. Luja, Kondue, Belg. Congo.

***pionneaui* LALLEMAND, 1922 (*Belbina*)**

(Bull. Mus. Nat. Hist. Nat. Paris 28, 63–64)

Zahlreiche Typen, Madagascar, leg. LAMBERTON, in Sammlung LALLEMAND.
DEI: 2 Paratypen, mit den Angaben der Beschreibung.***rubrovittata* SCHMIDT, 1906 (*Miasa*)**

(Stett. Ent. Ztg. 67, 284–286)

8 ♂♂, 11 ♀♀ Syntypen, Sumatra, Soekaranda, leg. DOHRN; 1 ♀ Java, leg. FRUHSTORFER; im Museum Stettin.
DEI: 1 Syntypus, Soekaranda, I. 1894, leg. DOHRN.***selene* BREDDIN, 1901 (*Scamandra*)**

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 132–133)

♀ Holotypus, Central-Celebes, Gegend des Posso-Sees, leg. SARASIN, im DEI.

***similis* SCHUMACHER, 1915 (*Dichoptera*)**

(Suppl. Ent. 4, 130)

3 Syntypen, Kosempo, Formosa, VII. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

***trifasciatus* METCALF, 1954 (*Oliarus*)**

(Beitr. Ent. 4, 605–606, Taf. I Fig. 1–3)

♂ Holotypus, 1 ♀ Paratypus, Pingshiang, S. China, Kiangsi Province, im DEI.

***tullia* BREDDIN, 1901 (*Aphaena*)**

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 133–134)

Syntypen, Central-Celebes, Posso-See und Umgebung, II. 1895, leg. SARASIN; Gebiet des Kalaënaflusses, 500 m, leg. SARASIN.

DEI: Lectotypus, Celebes centr., Gebiet des Kalaënaflusses, 500 m, leg. SARASIN, hiermit festgelegt.

***virgata* SCHMIDT, 1932 (*Semestra*)**

(Stett. Ent. Ztg. 93, 51–52)

♂ Holotypus, Süd-Amerika, Cumbase, im DEI.

***vittifrons* SCHMIDT, 1912 (*Gaetulia*)**

(Stett. Ent. Ztg. 73, 89–91)

Syntypen, Costa Rica, leg. SCHMIDT, im Museum Stettin.
DEI: 1 ♀ Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

Lophopidae

***tortriciformis* SCHUMACHER, 1915 (*Ridesa*)**

(Suppl. Ent. 4, 133)

Syntypen, 1 Ex. Suishoryo, Formosa, II. 1911; 1 Ex. Kosempo, Formosa, VII. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

Issidae

***affinis* SCHUMACHER, 1915 (*Gergithus*)**

(Suppl. Ent. 4, 135)

Syntypen, 1 Ex. Fuhosho, Formosa, IX. 1909; Kankau (Koshun), Formosa, IV. 1912, leg. SAUTER, im DEI.
DEI: 1 Syntypus, Fuhosho, Formosa, IX. 1909, leg. SAUTER; 2 Syntypen, Kankau, Formosa, IV. 1912, leg. SAUTER.***bergi* BREDDIN, 1897 (*Plagiopsis*)**

(Hemipteren Hamb. Magalh. Sammlr., 18–19)

1 ♂, 2 ♀♀ Syntypen, Süd-Patagonien, Rio Santa Cruz, in der Sammlung des Museums Nac. Buenos Aires.
DEI: 1 ♀ Syntypus, ohne Fundortangaben.***bistriatus* SCHUMACHER, 1915 (*Hemisphaerius*)**

(Suppl. Ent. 4, 136)

Syntypen, 1 Ex. Taihorinsho, Formosa, VIII. 1909; 1 Ex. Fuhosho, Formosa, VIII. 1909, leg. SAUTER, im DEI.

***delectabilis* SCHUMACHER, 1915 (*Hemisphaerius*)**

(Suppl. Ent. 4, 135–136)

Syntypen, 1 Ex. Kosempo, Formosa, IV. 1912; 1 Ex. Hoozan, Formosa, IX. 1910, leg. SAUTER, im DEI.

***formosana* SCHUMACHER, 1915 (*Sarina*)**

(Suppl. Ent. 4, 137)

♂ Syntypen, Taihorin, Formosa, VII. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

horni LALLEMAND, 1931 (*Monteirina*)

(Konowia 10, 255—256)

2 Syntypen, Water poort, N. Transvaal, leg. LINGNAU.
DEI: 1 Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.**longulus** SCHUMACHER, 1915 (*Gergithus*)

(Suppl. Ent. 4, 135)

Holotypus, Formosa, Kosempo, X. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

nigrolimbata SCHUMACHER, 1915 (*Gergithus*)

(Suppl. Ent. 4, 134)

2 Syntypen, Formosa, Kosempo, XI. 1908/X. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

scotti BREDDIN, 1897 (*Plagiopsis*)

(Hemipteren Hamb. Magalh. Sammelr., 17—18)

1 ♂, 1 ♀ Syntypus, Süd-Patagonien, Rio Santa Cruz, im Museum Nac. Buenos Aires.
DEI: 1 ♀ Syntypus, ohne Fundortangabe.**Tettigometridae****breddini** MUIR, 1924 (*Nototettigometra*)

(Ann. Ent. Soc. America 17, 219—222, Fig. 1—6)

♂ Holotypus, 2 ♂♂, 3 ♀♀ Paratypen, Peru, in Sammlung BREDDIN.
DEI: ♂ Holotypus, ♀ Paratypus, Peru.**Delphacidae****affinis** SCHUMACHER, 1915 (*Pundaluoya*)

(Suppl. Ent. 4, 141)

Holotypus, Taihorinsho, Formosa, X. 1909, leg. SAUTER, im DEI.

aritaenoides SCHUMACHER, 1915 (*Pundaluoya*)

(Suppl. Ent. 4, 141)

Syntypen, 1 Ex. Anping; 1 Ex. Taihorinsho, X. 1909; 1 Ex. Taihorin, VII. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

dictyophoroides SCHUMACHER, 1915 (*Jugodina*)

(Suppl. Ent. 4, 141)

Holotypus, Kankau, Formosa, IV. 1912, leg. SAUTER, im DEI.

mirrianus IZZARD, 1936 (*Delphacodes*)

(Ann. Mag. Nat. Hist. (10) 17, 595—596, Fig. 2)

1 ♂ Indian Ocean, Christmas Island, 1. IV. 1933, leg. HARMS; 20 ♀♀, mit denselben Angaben; 1 ♀, Shore Terrace, 1. II. 1933, leg. HARMS.

DEI: 4 ♀♀ Paratypen, Indian Ocean, Christmas Is., 1. IV. 1933.

Cicadidae**breddini** DUFFELS, 1970 (*Diceropyga*)

(Ent. Berichten 30, 14—15, Fig. 3, 4, 6)

♂ Holotypus, 13 ♂♂, 4 ♀♀ Paratypen, Nord-Celebes, Toli-Toli, XI.—XII. 1895, leg. FRUHSTORFER; Holotypus, Paratypen im British Mus. (Nat. Hist.), Paratypen im Zool. Inst. Warschau und im DEI; 1 ♂, 1 ♀ Paratypus, Centr. Celebes, Koelawi, 6. XI. 1918, leg. KAUDERN, im Mus. Leiden; 1 ♂ Paratypus, Flores ?, im DEI.
DEI: 5 ♂♂, 1 ♀ Paratypen, Nord-Celebes, Toli-Toli, XI.—XII. 1895, leg. FRUHSTORFER; 1 ♂ Paratypus, Flores ?**celebensis** BREDDIN, 1901 (*Leptopsaltria*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 103—104)

♀ Holotypus, Celebes centr., Gebiet des Kalaënaflusses, 500 m, leg. SARASIN, im DEI.

eos BREDDIN, 1901 (*Huechys*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 111—112)

Syntypen, Celebes, Kema, VIII., leg. SARASIN; Paloppo, I. 1895, leg. SARASIN.

DEI: Lectotypus, Kema, Celebes, hiermit festgelegt; 1 Paralectotypus, Paloppo, I. 1895, leg. SARASIN.

fuscolimbata SCHUMACHER, 1915 (*Terpnosia*)

(Suppl. Ent. 4, 111—112)

Syntypen, Kosempo, Formosa, VI. 1909, leg. SAUTER.

DEI: 19 Syntypen, mit den Angaben der Beschreibung.

fuscoplaga SCHUMACHER, 1915 (*Cicada*)

(Suppl. Ent. 4, 109–110)

Syntypen, 1 Ex. Taihorin, Formosa, VI. 1911; 1 Ex. Kosempo, Formosa, V. 1912, leg. SAUTER, im DEI.

horni SCHMIDT, 1932 (*Lyristes*)

(Peking. Nat. Hist. Bull. 7, 121–122)

♂ Holotypus, Korea, Seiskin, leg. JANKOWSKY, im DEI.

inserta HORVÁTH, 1911 (*Cicadetta*)

(Ann. Mus. Nat. Hung. 9, 605–606)

Syntypen, Turkestan, Karagai-Tau, im Mus. Hung.

DEI: 1 Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

philippinensis SCHMIDT, 1924 (*Maua*)

(Ent. Mitt. 13, 285–287)

♂ Holotypus, Philippinen, Mindanao, Sanao, leg. SCHULTZE, im DEI.

reductus JACOBI, 1922 (*Tibicen*)

(Sitz. Ber. Ges. nat. Fr. 1902, 22–23)

♂♂ Syntypen, Tonking, Montes Mau-Son, IV.–V., leg. FRUHSTORFER, in Sammlung JACOBI.

DEI: 1 Syntypus, Than Moi, Tonking, IV.–V.

sanaoensis SCHMIDT, 1924 (*Scieroptera*)

(Ent. Mitt. 13, 288–289)

Syntypen, Mindanao, Sanao, leg. SCHULTZE, im DEI und im Museum Stettin.

DEI: 1 ♀ Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

sarasinorum BREDDIN, 1901 (*Scieroptera*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 112)

♀ Holotypus, Celebes centr., Gegend des Posso-Sees, leg. SARASIN, im DEI.

tincta DISTANT, 1909 (*Prasia*)

(Trans. Ent. Soc. London 1909, 393–394)

♂♂ Syntypen, S. Celebes, Bua-Kraeng, leg. FRUHSTORFER, im Brit. Mus.

DEI: 1 Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

vitrolimbata BREDDIN, 1905 (*Platypleura*)

(Mitt. Nat. Mus. Hamburg 22, 218–219)

Syntypen, Insel Banguey, im DEI.

DEI: Lectotypus, Banguey Insel, nördlich Borneo, 20. VII. 1894, leg. KEDENBURG, hiermit festgelegt.

Cercopidae***aganippe*** BREDDIN, 1900 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Senckenbg. nat. Ges. 25, 185–186, Taf. IX, Fig. 16, 17)

Syntypen, Celebes, Dongola, leg. KÜENTHAL.

DEI: 1 Syntypus, ohne Fundortangaben.

aglaie BREDDIN, 1902 (*Cosmoscarta*)

(Soc. ent. 17, 51)

Syntypen, Ost-Neu Guinea.

DEI: Lectotypus, N. Guinea, Milne Bay, hiermit festgelegt.

amymone BREDDIN, 1900 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Senckenbg. nat. Ges. 25, 188–189, Taf. IX, Fig. 20, 21)

♀ Holotypus, Celebes, Umgebung Enrekang und Sosso (Duri), VIII. 1895, leg. SARASIN, im DEI.

apicalis SCHMIDT, 1909 (*Simeliria*)

(Stett. Ent. Ztg. 70, 290–291)

1 ♂, 4 ♀♀ Syntypen, Nias, Goenveng Sitoli, im Museum Stettin; 1 ♀ Nias, im Museum Brüssel.

DEI: 1 ♀ Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

arethusa BREDDIN, 1900 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Senckenbg. nat. Ges. 25, 186–187, Taf. IX, Fig. 18)

Syntypen, Celebes, Dongola, leg. KÜENTHAL; Toli-Toli, leg. FRUHSTORFER, XI./XII.

DEI: Lectotypus, Nord Celebes, Toli-Toli, XI.–XII. 1895, leg. FRUHSTORFER, hiermit festgelegt.

bicolor BREDDIN, 1902 (*Boscarta*)

(Soc. ent. 17, 58–59)

Syntypen, Malacca,

DEI: 2 Exemplare, Malacca, Perak, Lectotypus und 1 Paralectotypus, hiermit festgelegt.

briseis BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 96)

Syntypen, Banguay, Borneo, im Museum Hamburg und im DEI.

DEI: ♀ Lectotypus, Banguay, hiermit festgelegt.

caligata JACOBI, 1908 (*Tomaspis*)

(Sitz.Ber. Ges. nat. Fr. 1908, 207–208)

Syntypen, Peru, Pachitea; Bolivien, Mapiri.

DEI: 1 Syntypus, Mapiri, Bolivien.

callirrhoe BREDDIN, 1901 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 117)

Syntypen, Süd-Celebes, Tombugu; Bonthain, in Sammlung BREDDIN.

DEI: ♀ Lectotypus, S.-Celebes, Bonthain, 1882, leg. RIBBE, hiermit festgelegt.

carpio BREDDIN, 1903 (*Capnodistes*)

(Soc. ent. 18, 91)

♀ Holotypus, Malacca, Perak, im DEI.

cassandra BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 97–98)

Syntypen, Borneo, Brunei, im DEI.

DEI: ♂ Lectotypus, Borneo, Brunei, hiermit festgelegt.

centurio JACOBI, 1908 (*Tomaspis*)

(Sitz.Ber. Ges. nat. Fr. 1908, 204)

Syntypen, Peru, Chanchamayo, Marcapata, Pachitea, leg. GARLEPP.

DEI: 1 Syntypus, Peru.

chilensis SCHMIDT, 1924 (*Pseudaphrophora*)

(Soc. ent. 39, 43)

♂ Holotypus, Chile, Concepcion, X. 1903, leg. HERBST, im DEI.

chryseis BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 96–97)

Syntypen, Malacca, Perak, im DEI.

DEI: ♀ Lectotypus, 1 ♀ Paralectotypus, Malacca, Perak, hiermit festgelegt.

clematie BREDDIN, 1901 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Senckenb. nat. Ges. 25, 184)

Syntypen, Celebes, Umgebung des Posso-Sees, II. – III. 1895, leg. SARASIN.

DEI: Lectotypus, Posso See und Umgebung, II. 1895, leg. SARASIN, hiermit festgelegt.

colonus JACOBI, 1943 (*Ptyelus*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 25–26)

2 ♀♀ Syntypen, Mandchurei, Gaolinzsy, 9. VI. 1938, leg. ALIN.

DEI: 1 Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

consobrina JACOBI, 1943 (*Aphrophora*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 25)

18 ♂♂, ♀♀ Syntypen, Mandchurei, Erzendjanzsy, 16. VI. 1940; Maoerschan, 3. VII. 1938/7. VII. 1940; Gaolinzsy, 14. VII. 1940/30. VII. 1938, leg. ALIN.

DEI: 4 Syntypen, Maoerschan, Manshukuo, 3. VII. 1938/7. VII. 1940/21. VII. 1940, leg. ALIN; 1 Syntypus, Erzendjanzsy, Manshukuo, 16. VI. 1940, leg. ALIN; 1 Syntypus, Gaolinzsy, Manshukuo, 14. VII. 1940, leg. ALIN; 2 Syntypen, Sjaolin, Manshukuo, 30. VII. 1939, leg. ALIN; 1 Syntypus Barim, Manshukuo, 18. VII. 1931, leg. ALIN.

costatis LALLEMAND, 1939 (*Aufidus*)

(Treubia 17, 107)

Holotypus, Paratypen, Larat, leg. MUIR, in Sammlung LALLEMAND; Paratypen im Museum Buitenzorg.

DEI: 1 ♀ Paratypus, Larat, leg. MUIR.

costalis SCHMIDT, 1911 (*Leptaspis*)

(Stett. Ent. Ztg. 72, 91)

Zahlreiche ♂♂ und ♀♀ Syntypen, Sumatra, Sockaranda, leg. DOHRN; Sumatra, Deli, leg. HARTERT, im Museum Steffin und Berlin.

DEI: 1 ♂, 1 ♀ Syntypus, Sumatra, Sockaranda, leg. DOHRN.

crocale BREDDIN, 1902 (*Cosmoscarta*)

(Soc. ent. 17, 51)

Syntypen, Sumba.

DEI: ♂ Lectotypus, Sumba, hiermit festgelegt.

***croceonigra* BREDDIN, 1902 (*Notoscarta*)**

(Soc. ent. 17, 59)

♀ Holotypus, Neu Guinea, Finschhafen, 1891, leg. FRUHSTORFER, im DEI.

***cyane* BREDDIN, 1900 (*Cosmoscarta*)**

(Abh. Senckenbg. nat. Ges. 25, 183, Taf. IX, Fig. 13, 14)

Syntypen, Patunung, I.; Samanga, XI., leg. FRUHSTORFER, im DEI.

DEI: ♀ Lectotypus, S. Celebes, Samanga, XI. 1895, leg. FRUHSTORFER; 1 ♀ Paralectotypus, S. Celebes, Patunung, I. 1896, leg. FRUHSTORFER, hiermit festgelegt.

***deianira* BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)**

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 99–100)

♀ Holotypus, Borneo, Kina Balu Mons, im DEI.

***divergens* LALLEMAND, 1939 (*Aufidus*)**

(Bull. Ann. Soc. Ent. Belg. 79, 56)

Holotypus, Java, Nglisip, 300 m.

DEI: 1 ♂, Ite Kangean (Madaera), von LALLEMAND als „Typus“ ausgezeichnet, in der Beschreibung jedoch nicht erwähnt.

***eos* BREDDIN, 1902 (*Eoscarta*)**

(Soc. ent. 17, 58)

Syntypen, Malacca.

DEI: Lectotypus, Malacca, Perak; 1 Paralectotypus, Malacca, hiermit festgelegt.

***ephippiata* BREDDIN, 1904 (*Tomaspis*)**

(Soc. ent. 19, 59)

♀ Holotypus, Ecuador, Baiza, leg. HAENSCH, im DEI.

***erato* BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)**

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 93)

♂♂ Syntypen, Sumbawa, Tambora, in Sammlung MELICHAR; Java, Sumatra, im DEI.

DEI: ♂ Lectotypus, Sumbawa, Tambora, 1897, leg. FRUHSTORFER; 2 ♂♂ Paralectotypen, Deli, leg. FRUHSTORFER, hiermit festgelegt.

***erigena* BREDDIN, 1904 (*Tomaspis*)**

(Soc. ent. 19, 58)

♀ Holotypus, Ecuador, Baños, leg. HAENSCH, im DEI.

***esoæ* BREDDIN, 1903 (*Capnodistes*)**

(Soc. ent. 18, 91)

Syntypen, Malacca, Perak, im DEI.

DEI: ♀ Lectotypus, 1 Paralectotypus, Perak, hiermit festgelegt.

***eurydice* BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)**

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 87–88)

♂ Holotypus, Java, Malang, im DEI.

***extraneus* JACOBI, 1943 (*Poophylus*)**

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 23)

4 Syntypen, Mandschurei, Maerschan, 7. VII. 1940; Gaolinszy, 14. VII. 1940; Sjaolin, 30. VII. 1939, leg. ALIN.

DEI: 1 Syntypus, Maerschan, Manshukuo, 7. VII. 1940, leg. ALIN; 1 Syntypus, Gaolinszy, Manshukuo, 14. VII. 1940, leg. ALIN; 1 Syntypus, Sjaolin, Manshukuo, 30. VII. 1939, leg. ALIN.

***flava* LALLEMAND, 1929 (*Loeris*)**

(Rev. Zool. Bot. Africaines 18, 215)

Zahlreiche Typen, Kibenga—Baraka, VII. 1918, leg. MAYNE; plaine de Juvungi, II. 1915, leg. RODHAIN; plaine d'Uvira, 2. VII. 1912, leg. STAPPERS, im Musee de Congo.

DEI: 1 Paratypus, Kibenga—Baraka, VII. 1918, leg. MAYNE; 1 Paratypus, Plaine d'Uvira, 2. VII. 1912, leg. STAPPERS.

***forcipata* BREDDIN, 1901 (*Mioscarta*)**

(Allg. Ztschr. Ent. 6, 115)

Syntypen, Celebes.

DEI: ♂ Lectotypus, 3 ♂♂ Paralectotypen, S. Celebes, Bua Kraeng, II. 1896, leg. FRUHSTORFER, 1 ♀ Paralectotypus, S. Celebes, hiermit festgelegt.

***galbana* JACOBI, 1908 (*Tomaspis*)**

(Sitz. Ber. Ges. nat. Fr. 1908, 210)

Syntypen, Peru, Marcapata.

DEI: 1 Syntypus, Peru.

***gellini* LALLEMAND, 1920 (*Locris*)**

(Rev. Zool. Africaine 7, 270—271)

Typen, Congo belge, zwischen Beni und Lesse, Ende Juli, im Museum Tervueren und in Sammlung LALLEMAND.
DEI: 1 Paratypus, Uelé, Gombare, 10. VI. 1914, leg. RODHAIN, von LALLEMAND als Paratypus ausgezeichnet, in der Beschreibung jedoch nicht erwähnt.

***hecate* BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)**

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 88—89)

Syntypen, Malacca, Perak, im DEI.

DEI: Lectotypus, Malacca, Perak, hiermit festgelegt.

***hecuba* BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)**

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 81)

♀ Holotypus, Borneo, Kina Balu Mons, im DEI.

***helena* BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)**

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 95)

♀ Holotypus, Java, im DEI.

***hippodamia* BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)**

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 87)

Syntypen, Malacca, Perak, im DEI.

DEI: 2 ♀♀, Malacca, Perak, Lectotypus und Paralectotypus, hiermit festgelegt.

***hyale* BREDDIN, 1901 (*Cosmoscarta*)**

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 118—119)

Syntypen, Nord-Celebes, Uangkahulu-Tal, ca. 150 m, XI. leg. SARASIN; Gebiet des Kalaënaflusses, 800 m, leg. SARASIN; Lembongpangi, II., leg. SARASIN.

DEI: Lectotypus, Celebes, Lembongpangi, II, 1895, leg. SARASIN, hiermit festgelegt.

***hyphinoe* BREDDIN, 1902 (*Cosmoscarta*)**

(Soc. ent. 17, 51)

Syntypen, Ost-Neu Guinea

DEI: ♂ Lectotypus, 1 ♀ Paralectotypus, N. Guinea, Milne Bay, hiermit festgelegt.

***illuminatula* BREDDIN, 1904 (*Tomaspis*)**

(Soc. ent. 19, 58)

♀ Holotypus, Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, im DEI.

***inclusiformis* SCHMIDT, 1911 (*Gynopygoplax*)**

(Stett. Ent. Ztg. 72, 278—280)

♂ Holotypus, Palawan, Doherty, 1898, leg. FRUHSTORFER, im DEI.

***inflata* JACOBI, 1908 (*Tomaspis*)**

(Sitz. Ber. Ges. nat. Fr. 1908, 213)

Syntypen, Peru, Urubamba bis Bolivien, Yugsas.

DEI: 1 Syntypus, Bolivien.

***kinabaluensis* LALLEMAND, 1932 (*Aufidus*)**

(Journ. Federat. Malay States Mus. 17, 173)

Zahlreiche ♂♂ und ♀♀, Borneo, Kinabalu, Lumu Lumu, Kamborangah, III.—IV. 1929.

DEI: 1 ♂ Paratypus, B. N. Borneo, Mt. Kinabalu, Lumu Lumu, 5500 Fuß, 14. IV. 1929.

***laeta* JACOBI, 1943 (*Cercopis*)**

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 26)

♀ Holotypus, Mandschurei, Maerschan, 7. VIII. 1938, leg. ALIN, im DEI.

***laqueus* BREDDIN, 1904 (*Tomaspis*)**

(Soc. ent. 19, 58)

♀ Holotypus, Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, im DEI.

***leucothoe* BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)**

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 91—92)

♂ Holotypus, Celebes merid., Wawokaraeng, II. leg. FRUHSTORFER.

DEI: Holotypus, S. Celebes, Bua-Kraeng, II. 1896, leg. FRUHSTORFER. Exemplar mit Original-Typus-Zettel von BREDDIN. Fundort in der Beschreibung wahrscheinlich falsch geschrieben.

***lineata* LALLEMAND, 1941 (*Willeella*)**

(Expl. Parc. Nat. Albert, Miss. DE WITTE, 32, 11—12, Taf. I, Fig. 2)

315 Exemplare, Albert-National-Park, nähere Angaben siehe Originalbeschreibung.

DEI: 1 Paratypus, Congo belge, Ruanda, Ilega (pied volo. Karisimbi), 2400 m, 12. III. 1939, leg. DE WITTE; 1 Paratypus, Congo belge, P. N. A., Burunga (Mokoto), 2000 m, 15./16. III. 1934, leg. DE WITTE.

lineolata LALLEMAND, 1922 (*Clovia*)

(Philipp. Journ. Sci. 20, 273–274)

Holotypus, Luzon, Laguna Province, Los Baños, leg. BAKER, in Sammlung LALLEMAND.

DEI: 1 Paratypus, Mt. Makiling, Luzon, leg. BAKER, von LALLEMAND als Paratypus ausgezeichnet, in der Beschreibung jedoch nicht erwähnt.

liviope BREDDIN, 1901 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 121–123)

♀ Holotypus, Celebes, Berge südlich des Posso-Sees, 900 m, 9. II. 1895, im DEI.

litternoides BREDDIN, 1902 (*Eoscarta*)

(Soc. ent. 17, 58)

Syntypen, Sumatra.

DEI: ♀ Lectotypus, N. O. Sumatra, Tobing-tinggi, leg. SCHULTHEISS; 1 ♂ Paralectotypus, ohne Fundortangaben, hiermit festgelegt.

maculata LALLEMAND, 1920 (*Clovia*)

(Rev. Zool. Africaine 7, 260–261)

Typen, Belg. Kongo, im Museum Tervueren und in Sammlung LALLEMAND.

DEI: 1 Paratypus, Basoko, 14. X. 1910, leg. BEQUAERT.

mandschurica JACOBI, 1943 (*Aphrophora*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 23–25, Fig. 1)

Zahlreiche Syntypen, Mandschurei, Erzendjanzsy, 11. IX. 1940; Weischachel, VII. 1939; Gaolinzsy, 6. VI./3. VII. 1939; Maoerschan, 7. VII. 1940/7. VIII. 1938; Tschen, VII./VIII. 1938 und 1940.

DEI: 15 Syntypen, Gaolinzsy, Manshukuo, 3. VII. 1939/6. VI. 1939/14. VII. 1940; 3 Syntypen Maoerschan, Manshukuo, 7. VIII. 1938/7. VII. 1940; 8 Syntypen, Tschen, Manshukuo, 17. VII. 1938/28. VII. 1940/5. VIII. 1940; 1 Syntypus, Erzendjanzsy, Manshukuo, 11. IX. 1940; 3 Syntypen, Weischache, Manshukuo, 14. VII. 1939; 1 Syntypus, Barim, Manshukuo, 18. VII. 1939; leg. ALIN.

marquardti SCHMIDT, 1924 (*Clovia*)

(Ent. Mitt. 13, 289–290)

Syntypen, Cambodja, leg. FRIEDRICH, im DEI und Museum Stettin.

DEI: 5 ♂♂, 1 ♀ Syntypen, mit den Angaben der Beschreibung.

medea BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 85–86)

♂ Holotypus, Flores, im DEI.

melichari BREDDIN, 1902 (*Mioscarta*)

(Soc. ent. 17, 59)

♂ Holotypus, S. Celebes, Bua-Kraeng, 5000 Fuß, II. 1896, leg. FRUHSTORFER, im DEI.

melliflua BREDDIN, 1899 (*Cosmoscarta*)

(Mitt. Nat. Mus. Hamburg 16, 185–186, Fig. 11)

Syntypen, Lombok, Sapit, 2000 Fuß, V.–VI. 1896, leg. FRUHSTORFER.

DEI: ♂ Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

meridionalis JACOBI, 1908 (*Avernus*)

(Sitz. Ber. Ges. nat. Fr. 1908, 201)

Syntypen, Peru Marcapata, Callanga, leg. GARLEPP.

DEI: 1 Syntypus, „Ecuador“, von JACOBI als „Cotypus“ ausgezeichnet, in der Originalbeschreibung jedoch nicht erwähnt.

moultoni LALLEMAND, 1923 (*Lepitaspis*)

(Journ. Mal. Branch, Roy. Asiat. Soc. 1, 269–270)

Typen, Siam, Nakon Sri Tamarat, Ronpibun, Khao Ram, Khao Luang; Kedah Peak, Kuala Tahan, Pahang; Semangko Pass, Selangor-Pahang boundary, Museum Singapore und Sammlung LALLEMAND.

DEI: 1 Paratypus, Siam, Khao Ronpibun, 2. III. 1922; 1 Paratypus, Siam, Kedah Gurun, XII. 1915.

niobe BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 83)

♀ Holotypus, Borneo, Kina Balu Mons, im DEI.

nitida SCHMIDT, 1910 (*Ectemnonotops*)

(Arch. Naturgesch. 76, Bd. 1, Heft 2, 63)

♀ Holotypus, Patria ? (Indische Inseln oder Malacca), im DEI.

nitidula BREDDIN, 1902 (*Tettigoscarta*)

(Soc. ent. 17, 59)

Syntypen, Malacca, Perak.

DEI: ♂ Lectotypus, ♀ Paralectotypus, Malacca, Perak, hiermit festgelegt.

nox BREDDIN, 1904 (*Tomaspis*)

(Soc. ent. 19, 58)

♂ Holotypus, Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, im DEI.

nuchalis JACOBI, 1908 (*Tomaspis*)

(Sitz. Ber. Ges. nat. Fr. 1908, 205)

Syntypen, Peru, Callanga, leg. GARLEPP.

DEI: 1 Syntypus, Peru.

ochraceiventris SCHMIDT, 1911 (*Avernus*)

(Stett. Ent. Ztg. 72, 287—288)

♂ Holotypus, Süd-Amerika, Manicoré, Rio Madeira, im DEI.

orithyia BREDDIN, 1901 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 115—116)

♀ Holotypus, Celebes, Lembongpangi, ca. 500 m, II. 1895, leg. SARASIN, im DEI.

pahangana LALLEMAND, 1930 (*Phymatostetha*)

(Journ. Federat. Malaya States Mus. 16, 99—100)

Typen, Pahang, Cameron's Highlands, 4000 Fuß, leg. PENDLEBURY.

DEI: 1 Paratypus, Pahang, Padang Suas, 5500 Fuß, 12. IV. 1921.

palopona LALLEMAND, 1931 (*Cosmoscarta*)

(Bull. Ann. Soc. Ent. Belg. 71, 75)

Holotypus, Paratypen, Celebes, Palopo, Rante Pao, leg. LE MOULT, in Sammlung LALLEMAND.

DEI: 1 Paratypus, Palopo-Celebes, Rante Pao.

pendleburyi LALLEMAND, 1933 (*Pseudeoscarta*)

(Journ. Federat. Malaya States Mus. 17, 376)

Typen, Selangor, Bukit Kutu, 3300 Fuß; Perak, Larut Hills, 3700 Fuß, II. 1932, leg. PENDLEBURY; Gunong Kledang, 2000 Fuß, leg. SEIMUND.

DEI: 1 ♂ Paratypus, Malay Penin, Selangor, Bukit Kutu, 3500 Fuß, 19. III. 1931, leg. PENDLEBURY.

perroti LALLEMAND, 1919 (*Ptyelus*)

(Ann. Soc. Ent. France 88, 281)

Typen, Tamatave, forêt d'Alakato, leg. PERROT; Manjakandriana, leg. LAMBERTON, im Museum Paris und in Sammlung LALLEMAND.

DEI: 1 Paratypus, Manjakandriana, Madagascar.

phantastica BREDDIN, 1904 (*Tomaspis*)

(Soc. ent. 19, 58—59)

♂ Holotypus, Ecuador, Baños, leg. HAENSCH, im DEI.

phiale BREDDIN, 1902 (*Cosmoscarta*)

(Soc. ent. 17, 51)

Syntypen, Nord-Ost-Neu Guinea.

DEI: ♂ Lectotypus, ♀ Paralectotypus, K. Wilhelms-Land, Bongo, hiermit festgelegt.

philomele BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 84)

♂ Holotypus, Flores, leg. FRUHSTORFER, im DEI.

pica JACOBI, 1908 (*Tomaspis*)

(Sitz. Ber. Ges. nat. Fr. 1908, 207)

Syntypen, Peru, Callanga; Bolivien, Curóico.

DEI: 1 Syntypus, Bolivien.

pirene BREDDIN, 1900 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Senckenbg. nat. Ges. 25, 187—188, Taf. IX Fig. 10)

♀♀ Syntypen, Celebes, Umgeb. Posso-See, leg. SARASIN.

DEI: Lectotypus, Posso See und Umgebung, II. 1895, hiermit festgelegt.

polyxena BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 98)

♂ Holotypus, Java, im DEI.

progne BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*)

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 84)

Syntypen, Sumbawa (Tambora 1897); Java, Malang, im DEI.

DEI: ♂ Lectotypus, Sumbawa, Tambora, 1897, leg. FRUHSTORFER; 1 ♂, 1 ♀ Paralectotypus, Java, Malang, hiermit festgelegt.

psecas BREDDIN, 1901 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 119–120)

Syntypen, Celebes, Lembongpangi, II. 1895, leg. SARASIN; Südliche Vorberge der Takalekadjo-Kette, 1000 m, 7. II. 1895, leg. SARASIN.

DEI: Lectotypus, Celebes, Südliche Vorberge der Takalekadjo, 1000 m, 7. II. 1895, leg. SARASIN, hiermit festgelegt.

pyteloides BREDDIN, 1902 (*Notoscarta*)

(Soc. ent. 17, 59)

♀ Holotypus, Neu Guinea, Finschhafen, 1891, leg. FRUHSTORFER, im DEI.

punctata LALLEMAND, 1930 (*Rosecarta*)

(Journ. Federat. Malaya States Mus. 16, 98–99)

Palang, Cameron's Highlands, lux, Nr. 4 camp., 4500 Fuß, leg. PENDLEBURY.

DEI: 1 ♂ Paratypus, Malay, Penin, Selangor, Bukit Kutu, 3500 Fuß, lux, leg. PENDLEBURY, von LALLEMAND als Paratypus ausgezeichnet, in der Beschreibung jedoch nicht erwähnt.

quadrimaculata LALLEMAND, 1938 (*Lepyronia*)

(Arb. morph. tax. Ent. 5, 349)

Holotypus, 5 Paratypen, Brasilien, Rio de Janeiro, Razenda, leg. WILLIAMS, Itatiaya, 8. XI. 1926, leg. OHAUS.

Holotypus, 4 Paratypen in Sammlung LALLEMAND, 1 Paratypus im DEI.

DEI: 1 Paratypus, Rio de Janeiro, Itatiaya, 700–800 m, XI. 1926, leg. OHAUS.

ravida JACOBI, 1908 (*Tomaspis*)

(Sitz. Ber. Ges. nat. Fr. 1908, 207)

Syntypen, Peru, Marcapata, leg. GARLEPP.

DEI: 1 Syntypus Bolivien, von JACOBI als „Cotypus“ ausgezeichnet, in der Originalbeschreibung jedoch nicht erwähnt.

rhanis BREDDIN, 1901 (*Cosmoscarta*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 121)

♀ Holotypus, Celebes, Südliche Vorberge der Takalekadjo, 1000 m, 7. II. 1895, leg. SARASIN, im DEI.

rhodopepla BREDDIN, 1904 (*Tomaspis*)

(Soc. ent. 19, 58)

♂ Holotypus, Ecuador, Santa Inéz, im DEI (von SCHMIDT als ♀ ausgezeichnet).

samoanus LALLEMAND, 1928 (*Aufidus*)

(Insect. Samoa, I, Part II, Fasc. 2, 53–54, Fig. 9, 10)

26 ♂♂, 47 ♀♀, Ile Savaii, Tuasivi, Salailua, Safume; Ile Upolu, Malololelei, Vaca, Apia, Vailima, Mulifanua, Falelatai, Siumu, Aleipata; Ile Tutuila, Amauli, Afono, Fagasa, Leone, Pago Pago.

DEI: 1 Paratypus, Torre Is., leg. WALKER, 1904; 1 Paratypus, Samoa, Tutuila, 1100–1200 Fuß, 18. VI., leg. KELLERS.

sanguinflua BREDDIN, 1899 (*Cosmoscarta*)

(Mitt. Nat. Mus. Hamburg 16, 30–31, Fig. 10)

Lombok-Insel, Sapit, 2000 Fuß, V.–VI. 1896, leg. FRUHSTORFER, im DEI; Lombok, Sumbawa, Tambora, leg. FRUHSTORFER, im Museum Hamburg.

DEI: ♂ Lectotypus, Lombok, Sapit, 2000 Fuß, V.–VI. 1896, leg. FRUHSTORFER, hiermit festgelegt.

schultzei SCHMIDT, 1931 (*Gynopygoplax*)

(Ent. Rundsch. 48, 64)

6 ♂♂, 3 ♀♀, Typen und Cotypen, Philippinen, Luzon, Benguet, leg. SCHULTZE, im DEI.

DEI: ♂ Holotypus, 2 ♂♂, 2 ♀♀ Paratypen, mit den Angaben der Beschreibung.

silpha BREDDIN, 1903 (*Cosmoscarta*?)

(Dtsch. Ent. Ztschr. 1903, 100)

♀ Holotypus, Java merid., 1500 Fuß, 1897, leg. FRUHSTORFER, im DEI.

tettigoniella BREDDIN, 1904 (*Tomaspis*)

(Soc. ent. 19, 59)

♀ Holotypus, Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, im DEI.

tonnoiri LALLEMAND, 1946 (*Aphrophorinella*)

(Bull. Ann. Soc. Ent. Belg. 82, 195–196)

♂ Holotypus, 5 ♂♂, 9 ♀♀ Paratypen, Tasmanic: Cradle Valley, Alpine Creek, Mt. Hartz, leg. TONNOIR; Margate, leg. MUIR; Mt. Wellington, leg. DAVIS; Nouvelles Galles du Sud, Mt. Victoria, leg. EVANS, in Sammlung LALLEMAND.

DEI: 1 Paratypus, Alpine Creek, 12.–13. II. 1938, leg. TONNOIR.

translucida LALLEMAND & SYNAVE, 1955 (*Hemicercopsis*)
(Trebua 23, 60)

♂ Holotypus, ♀ Paratypus, Mist Camp, 1800 m, 5. I. 1939, leg. TOXOPEUS; 20 ♂♂ Paratypen, vom selben Fundort und Top Camp, 2100 m, 9. II. 1939; 10 ♀♀ Paratypen, Lower Mist Camp, 1600 m, 29. I. 1939, leg. TOXOPEUS.
DEI: 1 Paratypus, Neth. Ind.-Amer., New Guinea Exped., Mist Camp, 1800 m, I. 1939, leg. TOXOPEUS.

variabilis LALLEMAND, 1939 (*Clastoptera*)
(Bull. Ann. Soc. Ent. Belg. 79, 53—54)

Typen, Equateur, Baños or., leg. WILLIAMS.
DEI: 1 Paratypus, mit den Angaben der Beschreibung.

veteranus JACOBI, 1908 (*Tomaspis*)
(Sitz. Ber. Ges. nat. Fr. 1908, 210)

Syntypen, Peru, Marcapata, Callanga; Bolivien, Mapiri, Yungas; leg. GARLEPP.
DEI: 1 Syntypus, Peru.

wittei LALLEMAND, 1941 (*Pisidece*)
(Expl. Parc. Nat. Albert, Miss. DE WITTE 32, 12—13, Taf. I Fig. 6)

32 Typen, Mubuliba, Nyamuragina, 2000 m, 14.—26. VI. 1935.
DEI: 1 ♂ Paratypus, Congo belge, P.N.A., Mubuliba, (Volo. Nyamuragina), 2000 m, 14.—26. VI. 1935, leg. DE WITTE.

Membracidae

albopleura FUNKHOUSER, 1940 (*Gargara*)
(Arb. morph. tax. Ent. 7, 145, Fig. 2)

♀ Holotypus, 8 ♂♂, 9 ♀♀ Paratypen, Tschén, Manshukuo, VII. 1938, leg. ALIN, im DEI.
DEI: Holotypus, 9 Paratypen, Tschén, Manshukuo, 7. VII. 1938, leg. ALIN.

alini FUNKHOUSER, 1940 (*Gargara*)
(Arb. morph. tax. Ent. 7, 144—145, Fig. 1)

♀ Holotypus, 1 ♂, 8 ♀♀ Paratypen, Erzendjanzsy, Manshukuo, 18. VI. 1939, leg. ALIN; 2 ♂♂ Paratypen, Maerschan, 30. V. 1939, leg. ALIN; Holotypus und Paratypen im DEI.
DEI: Holotypus, 5 Paratypen, Erzendjanzsy, Manshukuo, 18./21. VI. 1939, leg. ALIN.

boliviana METCALF, 1954 (*Antianthe*)
(Beitr. Ent. 4, 612—613, Taf. 2 Fig. 7—10)

♂ Holotypus, 5 ♂♂, 4 ♀♀ Paratypen, Bolivien, im DEI.

chlorizans BREDDIN, 1902 (*Ennya*)
(Soc. ent. 16, 177)

♀♀ Syntypen, Ecuador.
DEI: ♀ Lectotypus, Ecuador, Baños, leg. HAENSCH, hiermit festgelegt.

cochleata SCHMIDT, 1911 (*Argante*)
(Stett. Ent. Ztg. 72, 273—274)

Syntypen, 3 ♂♂, 3 ♀♀, Argentinien, Buenos Aires, leg. SCHIMPF, im Museum Stettin; 1 ♂, 1 ♀, Argentinien, Buenos Aires, leg. SCHIMPF, im Museum Berlin; 1 ♀, Uruguay, Montevideo, leg. SIVORI, im Museum Genua; 1 ♀, Brasilien, Rio Grande do Sul, im DEI.

DEI: 1 ♀ Syntypus, Brasilien, Rio Grande do Sul.

enderleini SCHMIDT, 1906 (*Gigantorhabdus*)
(Stett. Ent. Ztg. 67, 372—373)

6 ♂♂, 3 ♀♀ Syntypen, Nord-Borneo, leg. WATERSTRADT.
DEI: 1 ♂ Syntypus, mit den Angaben der Beschreibung.

fairmairei BREDDIN, 1902 (*Ennya*)
(Soc. ent. 16, 177)

Syntypen, Ecuador.
DEI: Lectotypus, 1 ♀ Paralectotypus, Ecuador, Balzapamba, leg. HAENSCH, hiermit festgelegt.

foersteri BREDDIN, 1902 (*Pyrgophyllium?*)
(Soc. ent. 17, 91—92)

Mehrere Syntypen, „Java, wahrscheinlich aber Borneo“ leg. FÖRSTER.
DEI: Lectotypus, 5 Paralectotypen, Java, hiermit festgelegt.

gentilis BREDDIN 1902 (*Nassunia*)
(Soc. ent. 16, 178)

Holotypus, Süd-Amerika, Cumbase.
DEI: 1 Paratypus, Süd-Amerika, Itaituba.

hinabalense BREDDIN, 1902 (*Pyrgophyllum*?)

(Soc. ent. 17, 91)

Holotypus, Borneo, Kina Balu, im DEI.

laticornis SCHMIDT, 1911 (*Monocentrus*)

(Zool. Anz. 38, 238—239)

Syntypen, Kamerun, Barombi, leg. CONRADT, im Museum Stettin und im DEI.

DEI: 5 Syntypen, Kamerun, leg. CONRADT.

limbispina BREDDIN, 1901 (*Hille*)

(Soc. ent. 16, 90)

Holotypus, Ecuador, Baños, im DEI.

locomotiva BREDDIN, 1901 (*Sphongophorus*)

(Soc. ent. 16, 60)

Syntypen, Ecuador.

DEI: Lectotypus, Ecuador, Balzapamba, leg. HAENSCH, hiermit festgelegt.

machinula BREDDIN, 1901 (*Sphongophorus*)

(Soc. ent. 16, 60)

Syntypen, Ecuador.

DEI: Lectotypus, Ecuador, Balzapamba, leg. HAENSCH, hiermit festgelegt.

mina BREDDIN, 1901 (*Adippe*)

(Soc. ent. 16, 60)

♀ Holotypus, Ecuador, Baños, leg. HAENSCH, im DEI.

nebulosa BREDDIN, 1902 (*Ennya*)

(Soc. ent. 16, 177)

♂ Holotypus, Ecuador, Baños, im DEI.

nodosa FUNKHOUSER, 1940 (*Maurya*)

(Arb. morph. tax. Ent. 7, 145—146, Fig. 3)

♀ Holotypus, 1 ♂, 24 ♀♀ Paratypen, Erzendjanzsy, Manshukuo, 18. VI. 1938, leg. ALIN; 1 ♂, 5 ♀♀ Paratypen, Sjaolin, 25. V. 1938, leg. ALIN; 1 ♂, 3 ♀♀ Paratypen, Maoerschan, 30. V. 1939, leg. ALIN, im DEI.

DEI: Holotypus, 16 Paratypen, Erzendjanzsy, 5. VI. 1938/22. V. 1939/18./21. VI. 1939; 3 Paratypen, Maoerschan, 3. VII. 1938/30. V. 1939; 6 Paratypen, Sjaolin, 25. V. 1938/14. V. 1939; leg. ALIN.

orientalis SCHUMACHER, 1915 (*Leptocentrus*)

(Suppl. Ent. 4, 116)

Syntypen, Suisharyo, X. 1911; Kosempo, IX. 1908/IX. 1909/IX. 1911.

DEI: 1 Syntypus, Suisharyo, Formosa, 7. X. 1911, leg. SAUTER; 3 Syntypen, Kosempo, Formosa, 7. IX. 1909, leg. SAUTER.

sarasinorum BREDDIN, 1901 (*Pyrgauchenia*)

(Allg. Ztschr. Ent. 6, 115)

Syntypen, Celebes.

DEI: Lectotypus, 3 Paralectotypen, Celebes, Masarang Kette, IX. 1894, leg. SARASIN; 5 Paralectotypen, S.-Celebes, Bua Kraen, 5000 Fuß, II. 1896, leg. FRUHSORFER, hiermit festgelegt.

sauteri SCHUMACHER, 1915 (*Leptobelus*)

(Suppl. Ent. 4, 115—116)

Syntypen, Taihorin, VI. 1911; Taihorin, III./V. 1910, im DEI; Hoozan, VI. 1910, im Museum Berlin.

DEI: 3 Syntypen, Taihorin, Formosa, VI. 1911, leg. SAUTER.

taiwanensis SCHUMACHER, 1915 (*Bulbauchenia*)

(Suppl. Ent. 4, 115)

♀ Holotypus, Kankau (Koshun), Formosa, VIII. 1912, leg. SAUTER, im DEI.

trux BREDDIN, 1902 (*Nassunia*)

(Soc. ent. 16, 178)

Holotypus, Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, im DEI.

vilpoculus BREDDIN, 1901 (*Gargara*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 126)

Syntypen, Umgebung Duri, X. 1895, leg. SARASIN.

DEI: Lectotypus, 3 Paralectotypen, Celebes, Umgebung von Duri, VIII. 1895, leg. SARASIN, hiermit festgelegt.

waitacei BREDDIN, 1902 (*Pyrgophyllum*)

(Soc. ent. 17, 91)

Syntypen, Borneo, im DEI.

DEI: Lectotypus, 1 Paralectotypus, Borneo, hiermit festgelegt.

Aethalionidae

Wahrscheinlich nicht beschrieben!

***pulchricolor* BREDDIN (*Aethalion*)**

DEI: 1 Exemplar, Ecuador, Baños, leg. HAENSCH, als Typus ausgezeichnet.

Cicadellidae***albae* WAGNER, 1950 (*Macropsis*)**

(Notulae Ent. 30, 99–100, Fig. 9)

♂ Holotypus, Campow, Ratzeburger See, 18. VII. 1934, leg. WAGNER, in Sammlung WAGNER; Paratypen siehe Originalbeschreibung.

DEI: 1 Paratypus, Umgebung Rinteln, Weser, Möllenkamp, leg. LANZKE.

***albescens* JACOBI, 1943 (*Kolla*)**

(Arb. morph. tax. Ent. 10; 28)

♀ Holotypus, Mandschurei, Gaolinzsy, 6. VI. 1939, leg. ALIX, im DEI.

***angustior* JACOBI, 1943 (*Batracomorphus*)**

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 30–31, Fig. 10a–b)

1 ♂, 23 ♀♀ Syntypen, Mandschurei, Harbin, 30. VIII. 1938; Tschern, 5. VIII. 1940; leg. ALIX, im DEI und im Museum Dresden.

DEI: 15 Syntypen, Charbin, Manshukuo, 30. VIII. 1938/17. VIII. 1939, leg. ALIX; 3 Syntypen, Tschern, Manshukuo, 17. VII. 1938/5. VIII. 1940, leg. ALIX.

***appendiculata* WAGNER, 1944 (*Oncopsis*)**

(*Bombus* 26/29, 130)

♂ Holotypus, Hamburg, Sottorf, 20. VII. 1941, leg. WAGNER; Paratypen, Umgebung Hamburg, Prov. Hannover, Bremen, Prignitz, Umgebung von Halle, Thüringen, Schlesien, Niederösterreich, Holland, Holotypus, Paratypen, in Sammlung WAGNER; Paratypen, im Museum Hamburg, Museum Wien und in den Sammlungen MÜLLER, WEISS, NICOLAUS und RECLAIRE.

DEI: 1 Paratypus, Hamburg, Alvesen, 20. VII. 1941, leg. WAGNER.

***ardentula* BREDDIN, 1901 (*Trichogonia*)**

(*Soc. ent.* 16, 75)

DEI: ♂ Lectotypus, Baños, Ecuador, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965¹ festgelegt. 1 ♂ Paralectotypus, Balzapamba, Ecuador, leg. HAENSCH.

***atramentatula* BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)**

(*Soc. ent.* 16, 107)

DEI: ♂ Lectotypus, Archidona, Ecuador, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

***aureatula* BREDDIN, 1901 (*Sphaeropogonia*)**

(*Soc. ent.* 16, 101)

DEI: ♂ Lectotypus, Archidona, Ecuador, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

***aurorula* BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)**

(*Soc. ent.* 16, 84)

Bolivien, Ecuador.

DEI: Lectotypus, Süd-Amerika, Cumbase, hiermit festgelegt.

***bej-bienkoi* DLABOLA, 1959 (*Handianus*)**

(*Acta Ent. Mus. Nat. Pragae* 33, 448–449, Fig. 16–20)

Holotypus, ca. 800 Paratypen, Südkraine, Odessa, die Steppen bei salzhaltigen Seen, auf halophiler Vegetation, Transkaukasien, Tbilissi, Steppen-Vegetation, VI. 1957, leg. HOFFER & DLABOLA, in Sammlung DLABOLA.

DEI: 2 ♂♂, 2 ♀♀ Paratypen, Odessa, VI. 1957, leg. HOFFER.

***bilobata* SCHUMACHER, 1915 (*Ledra*)**

(*Suppl. Ent.* 4, 119–120, Fig. 3, 4)

Holotypus, Kosempo, Formosa, VII. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

***bipunctata* SCHUMACHER, 1915 (*Empoasca*)**

(*Suppl. Ent.* 4, 127)

Holotypus, Tainan, Formosa, 22. VII., leg. SAUTER, im DEI.

¹ Young, *Beitr. Ent.* 15, 11–14; 1965.

borealis JACOBI, 1943 (*Tlasia*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 26–27, Fig. 5a–b)

3 ♂♂, 6 ♀♀ Syntypen, Mandschurei, Sjaolin, 19.–25. V. 1939; Maoerschian, 7. VII. 1940; Erzendjanzsy, 22. V. 1938/VI. 1939 und 1940; leg. ALIX, im DEI und im Museum Dresden.
 DEI: 2 Syntypen, Sjaolin, Manshukuo, 19./25. V. 1939, leg. ALIX; 1 Syntypus, Maoerschian, Manshukuo, 7. VII. 1940, leg. ALIX; 4 Syntypen, Erzendjanzsy, Manshukuo, 22. V. 1938/21. VI. 1939/16. VI. 1940, leg. ALIX.

bucerus DLABOLA, 1958 (*Jassarigus*)

(Acta Ent. Mus. Nat. Pragae 32, 332, Fig. 74–77)

♂ Holotypus, 58 ♂♂, ♀♀ Paratypen, Transkaukasien, Umgebung von Tbilissi, VI. 1957, leg. DLABOLA & HOFFER.
 DEI: 2 Paratypen, Tbilissi, VI. 1957, leg. DLABOLA.

carbuncula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 90–91)

DEI: ♂ Lectotypus, Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

centrivittata BREDDIN, 1899 (*Tettigonia*)

(Mitt. Nat. Mus. Hamburg 16, 186–187)

Syntypen, Lombok, Sapit, 2000 Fuß, IV.–VI. 1896, leg. FRUHSTORFER.
 DEI: ♂ Lectotypus, 1 ♂, 2 ♀♀ Paralectotypen, Lombok, Sapit, 2000 Fuß, IV.–VI. 1896, leg. FRUHSTORFER. hiermit festgelegt.

cruciatula BREDDIN, 1902 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 178)

DEI: ♀ Lectotypus, Ecuador, Baños, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

cruentula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 107–108)

DEI: ♂ Lectotypus, Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

egregius SCHUMACHER, 1915 (*Jassus*)

(Suppl. Ent. 4, 125)

2 Syntypen, Kosempo, Formosa, IV./VI. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

exilis WAGNER, 1941 (*Psammettix*)

(Dohrniana 20, 127–128, Fig. 79–81)

♂ Holotypus, Pommern, Geesower Hügel, Naturschutzgebiet, 12. VIII. 1937, leg. WAGNER, in Sammlung WAGNER; Paratypen siehe Originalbeschreibung, in Sammlung WAGNER und im Museum Stettin.
 DEI: 2 Paratypen, Pommern, Geesower Hügel, 12. VIII. 1937, leg. WAGNER.

facula BREDDIN, 1901 (*Sphaeropogonia*)

(Soc. ent. 16, 101)

DEI: ♂ Lectotypus, Süd-Amerika, Cumbase, von YOUNG 1965 festgelegt; 1 ♀ Paralectotypus, Yurimeguas.

ferrugatula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 107)

DEI: ♂ Lectotypus, Ecuador, Archidona, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

formosana SCHUMACHER, 1915 (*Sacopome*)

(Suppl. Ent. 4, 128)

Holotypus, Tainan, Formosa, V. 1912, leg. SAUTER, im DEI.

friesci DLABOLA, 1964 (*Macropsidius*)

(Beitr. Ent. 14, 292–293, Fig. 1–5)

♂ Holotypus, 3 ♀♀ Paratypen, Lurja östlich Kurbneshi, Maja e Madhe, 1400–1789 m, 19.–24. VII. 1961, im DEI und in Sammlung DLABOLA.
 DEI: ♂ Holotypus, 1 ♀ Paratypus, mit den Angaben der Beschreibung.

gruzinicus DLABOLA, 1958 (*Mocuellus*)

(Acta Ent. Mus. Nat. Pragae 32, 332, Fig. 78–80)

♂ Holotypus, 75 ♂♂, ♀♀ Paratypen, Umgebung von Tbilissi, Kodžori, Liscie ozero, Xanisi, Cchneti, Funikulor, VI. 1957, leg. DLABOLA.
 DEI: 2 Paratypen, Tbilissi, VII. 1957, leg. DLABOLA.

gryllula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 90)

DEI: ♀ Lectotypus, Ecuador, Baños, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

haenschii BREDDIN, 1902 (*Zyzzogeton*)

(Soc. ent. 16, 178)

DEI: ♂ Lectotypus, Ecuador, Balzapamba, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

harmsi IZZARD, 1936 (*Erythroneura*)

(Ann. Mag. nat. Hist. (10) 17, 600, Fig. 4)

Zahlreiche Typen, Indian Ocean, Christmas Island, I. — IV. 1933, leg. HARMS, Shore Terrace, 1933, leg. HARMS.
DEI: 12 Paratypen, Indian Ocean, Christmas Is., I. — IV. 1933.**hebetula** BREDDIN, 1903 (*Conogonia*)

(Soc. ent. 18, 99)

DEI: ♀ Lectotypus, Neu Guinea, Milne Bai, von YOUNG 1965 festgelegt.

hofferi DLABOLA, 1947 (*Dellocephalus*)

(Ent. Tidskrift 68, 19—20, Fig. 1—8)

Holotypus, Paratypen, Zentral Böhmen, Děvin, Umgeb. Prag, 30. V. 1946, leg. DLABOLA; 1 Paratypus, Radotin, 25. VI. 1946, leg. HOFFER.

DEI: 1 ♂, 1 ♀ Paratypus, Böhmen, Děvin, 30. V. 1946.

hoozanensis SCHUMACHER, 1915 (*Tettigonia*)

(Suppl. Ent. 4, 121—122)

♀ Holotypus, Hoozan, Formosa, VII. 1909, leg. SAUTER, im DEI.

horvathi WAGNER, 1939 (*Doralura*)

(Jahrb. Nassau. Ver. Naturk. 86, 156—158, Fig. 212—215)

♂ Holotypus, Eichsfeld, Bornhagen, 4. VII. 1930; Paratypen, Eichsfeld, und Thüringen, Hainleite bei Sondershausen, 20. VII. 1935, leg. MÜLLER; Höllberg bei Wöllstein, 23. VII. 1935, leg. WAGNER; Rotenfels, 13. VII. 1938, leg. WAGNER. Holotypus, Paratypen, in Sammlung WAGNER, Paratypen im Museum Mainz.

DEI: 4 Paratypen, Eichsfeld, 24. VII. 1934.

incula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 101)

Syntypen, Ecuador.

DEI: ♀ Lectotypus, Napo, Ecuador, leg. HAENSCH, hiermit festgelegt.

isabellula BREDDIN, 1901 (*Trichogonia*)

(Soc. ent. 16, 75—76)

DEI: ♀ Lectotypus, Baños, Ecuador, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

kosempoensis SCHUMACHER, 1915 (*Ledra*)

(Suppl. Ent. 4, 118—119, Taf. 1, 2)

Holotypus, Kosempo, Formosa, IV. 1912, leg. SAUTER, im DEI.

koshunensis SCHUMACHER, 1915 (*Empoasca*)

(Suppl. Ent. 4, 127)

Holotypus, Kankau (Koshun), Formosa, IV. 1912, leg. SAUTER, im DEI.

koshunensis SCHUMACHER, 1915 (*Petaloccephala*)

(Suppl. Ent. 4, 117—118)

Holotypus, Kankau (Koshun), Formosa, VI. 1912, leg. SAUTER, im DEI.

lanarius JACOBI, 1943 (*Batracomorphus*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 31)

1 ♂, 1 ♀ Syntypus, Mandschurei, Harbin, 20. VIII. 1940; Tschon, leg. ALIN.

DEI: 1 Syntypus, Charbin, Manshukuo, 20. VIII. 1940, leg. ALIN.

lurvatula BREDDIN, 1902 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 178—179)

DEI: ♂ Lectotypus, Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

latercula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 90)

DEI: ♀ Lectotypus, Ecuador, Baños, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

laticornis WAGNER, 1944 (*Craspedolepta*)

(Bombus 26/29, 132)

♂ Holotypus, Holstein, Oldesloe, 11. VII. 1936, leg. WAGNER; Paratypen, Holstein: Oldesloe, Bad Schwartau, Malente-Gremsmühlen; Hamburg: Kisdorf, Besenhorst, Stellmoor, Ahrensfelde, Forsthof; Vorpommern: Niederzohden; Holotypus, Paratypen in Sammlung WAGNER, Paratypen im Museum Hamburg, Museum Wien und in Sammlung FELDTMANN.

DEI: 2 Paratypen, Holstein, Oldesloe, 16. VII. 1937.

mandlensis PRUTHI, 1930 (*Parabolocephalus*)

(Mem. Ind. Mus. 11, 18–20, Fig. 23–25)

Holotypus, Paratypen, Dindori, Mandla distr., Central Provinces, 9. VI. 1927, leg. PRUTHI; Paratypen, Koilar und Sarai, Rewa State, Central India, II. 1927, leg. PRUTHI. Holotypus im Indischen Museum Kalkutta $\frac{1167-1168}{H 7}$
 DEI: 1 Paratypus, Nerbudda Survey, Dindori, Mandla distr., Central Provinces, 9. VI. 1927, leg. PRUTHI.

mandschurica JACOBI, 1943 (*Kolla*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 27–28, Fig. 6)

11 Syntypen, Mandschurei, Sjaolin, 25. V. 1939; Erzendjanszy, 5.–23. VI. 1939; Gaolinzsy, 6. VI. 1939; Maoersch, 30. V. 1939, leg. ALIN, im DEI und im Museum Dresden.
 DEI: 1 Syntypus, Maoersch, Manshukuo, 30. V. 1939, leg. ALIN; 2 Syntypen, Gaolinzsy, Manshukuo, 6. VI. 1939, leg. ALIN; 3 Syntypen, Erzendjanszy, 5. VI. 1936/16./23. VI. 1940, leg. ALIN; 2 Syntypen, Sjaolin, Manshukuo, 25. V. 1939, leg. ALIN.

marginata ossianittsoni WAGNER, 1950 (*Macropsis*)

(Notulae Ent. 30, 94)

♂ Holotypus, Hamburg, Boberg, 13. VI. 1948, leg. WAGNER, in Sammlung WAGNER; Paratypen siehe Originalbeschreibung.
 DEI: 6 Paratypen, Umgebung Rinteln, Weser, Engern, leg. LANZKE.

matutinula BREDDIN, 1903 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 18, 91–92)

♂♀ Syntypen, Malakka, Perak, im DEI.
 DEI: Lectotypus, Perak, hiermit festgelegt.

mellatula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 76)

DEI: ♀ Lectotypus, Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

melliguttula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 91)

DEI: ♀ Lectotypus, Ecuador, Balzapamba, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

montanus OMAN, 1934 (*Baldulus*)

(Proc. Ent. Soc. Wash. 36, 79–80, Taf. 13 Fig. L, M)

♂ Holotypus, zahlreiche Paratypen beider Geschlechter, Santa Rita Mts., Arizona, 27. VI. 1933, leg. OMAN; 20 Paratypen, vom selben Fundort, 26. VI. 1933, leg. BEAMER; 20 Paratypen, vom selben Fundort, 6. VII. 1933, leg. BALL. Holotypus und Paratypen im U.S. Nat. Mus. (Kat. Nr. 50374).
 DEI: 1 Paratypus, Santa Rita Mts., Arizona, 27. VI. 1933, leg. OMAN.

morosula BREDDIN, 1903 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 18, 92)

Malakka, Perak, im DEI.
 DEI: ♂ Lectotypus, 1 ♂ Paralectotypus, Malakka, Perak, hiermit festgelegt.

multilunatula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 91)

DEI: ♀ Lectotypus, Ecuador, Balzapamba, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

nichalis JACOBI, 1943 (*Selenocephalus*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 30, Fig. 9)

1 ♂, 2 ♀♀ Syntypen, Mandschurei, Tschon, Maoersch, 18. VIII. 1940; Weischachel, 23. VIII. 1938, leg. ALIN.
 DEI: 1 Syntypus, Maoersch, Manshukuo, 18. VIII. 1940, leg. ALIN; 1 Syntypus, Weischachel, Manshukuo, 23. VIII. 1938, leg. ALIN.

obenbergeri DLABOLA, 1945 (*Doltocephalus*)

(Acta Ent. Mus. Nat. Pragae 23, 173–175)

♂ Holotypus, Paratypen, Krkonoše, Kotelné jámy, 10. VII. 1922; im Museum Prag und in Sammlung DLABOLA; Paratypen, Bohemia, Krkonoše, Pančická louka, 10. VI. 1946, leg. DLABOLA.
 DEI: 1 ♀ Paratypus, Bohemia, Krkonoše, Labske lantze, 10. VI. 1946, leg. DLABOLA.

omissa WAGNER, 1944 (*Craspedolepta*)

(Bombus 26/29, 132)

♂ Holotypus, Mecklenburg, Neubrandenburg, 7. VII. 1936, leg. WAGNER; Paratypen, Neubrandenburg; Ostpreußen, Neidenburg; Holstein, Oldesloe; Bayern, Würzburg; Ungarn (P. SZARVACH); in Sammlung WAGNER.
 DEI: 2 Paratypen, Holstein, Oldesloe, 16. VII. 1937.

pictifascies JACOBI, 1943 (*Euscelis*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 29, Fig. 7)

Zahlreiche Syntypen, Mandschurei, Harbin, 17. VIII. 1939, leg. ALIN, im DEI und Museum Dresden.
 DEI: 7 Syntypen, Charbin, Manshukuo, 17. VIII. 1939, leg. ALIN; 1 Syntypus, Gaolinzsy, Manshukuo, 8. VII. 1939, leg. ALIN.

placidula BREDDIN, 1903 (*Conogonia*)

(Soc. ent. 18, 98—99)

DEI: ♀ Lectotypus, ohne Fundortangaben, von YOUNG 1965 festgelegt.

praestans JACOBI, 1943 (*Allygus*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 29—30, Fig. 8)

2 ♂♂, 3 ♀♀ Syntypen, Mandschurei, Gaolinzsy, 14. VII. 1940, leg. ALIN; Maoerschan, 3. VII./7. VIII. 1938, leg. ALIN, im DEI und Museum Dresden.

DEI: 2 Syntypen, Maoerschan, Manshukuo, 3. VII./7. VIII. 1938, leg. ALIN; 1 Syntypus, Gaolinzsy, Manshukuo, 14. VII. 1940, leg. ALIN.

quincuncula BREDDIN, 1901 (*Sphinctogonia*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 128—129)

DEI: ♀ Lectotypus, Celebes, Gegend um Duri, VIII. 1895, leg. SARASIN, von YOUNG 1965 festgelegt.

reginula BREDDIN, 1901 (*Sphinctogonia*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 130)

DEI: ♂ Lectotypus, 1 ♀ Paralectotypus, Nord-Celebes, Toli-Toli, XI.—XII. 1895, leg. FRUHSTORFER, von YOUNG 1965 festgelegt.

sachtlebeni JACOBI, 1943 (*Bathysmatophorus*)

(Arb. morph. tax. Ent. 10, 26—29)

7 ♂♂, 2 ♀♀ Syntypen, Mandschurei, Gaolinzsy, 10. VI. 1940, leg. ALIN, im DEI und im Museum Dresden.

DEI: 6 Syntypen, mit den Angaben der Beschreibung.

sachtlebeni DLABOLA, 1956 (*Psamnotettix*)

(Acta Ent. Mus. Nat. Pragae 30, 126, Fig. 11—13)

Holotypus, Paratypen, Mandschurei, Erzendjanzsy, 16. VI., leg. ALIN; Paratypen, Charbin, 18. IX., leg. ALIN, im DEI und in Sammlung DLABOLA.

DEI: ♂ Holotypus, 1 ♂, 3 ♀♀ Paratypen, Charbin, Manshukuo, 17. VIII. 1939/18. IX. 1940, leg. ALIN.

serenula BREDDIN, 1901 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 16, 76)

DEI: ♂ Lectotypus, Ecuador, Baños, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

serratula BREDDIN, 1902 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 17, 2)

DEI: ♂ Lectotypus, Ecuador, Balzapamba, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

servula BREDDIN, 1901 (*Sphinctogonia*)

(Abh. Nat. Ges. Halle 24, 129—130)

♂♀ Syntypen, Mapane und Umgebung, II., leg. SARASIN; Gegend des Posso-Sees, leg. SARASIN; Patunuang, I., leg. FRUHSTORFER.

DEI: ♂ Lectotypus, Central-Celebes, Gegend des Posso-Sees, leg. SARASIN, von YOUNG 1965 festgelegt; 1 ♀ Paralectotypus, Mapane und Umgebung, II. 1894, leg. SARASIN.

sjaolinus DLABOLA, 1956 (*Xestocephalus*)

(Acta Ent. Mus. Nat. Pragae 30, 128, Fig. 21—23)

Holotypus, 4 Paratypen, Mandschurei, Sjaolin, 25. V. 1939, leg. ALIN, im DEI; 2 Paratypen in Sammlung DLABOLA.

DEI: ♂ Holotypus, 1 ♀ Paratypus, Sjaolin, Manshukuo, 25. V. 1939, leg. ALIN; 1 Paratypus, Erzendjanzsy, Manshukuo, 18. VI. 1939, leg. ALIN.

speciosissima SCHUMACHER, 1915 (*Sabimamorpha*)

(Suppl. Ent. 4, 124)

3 Syntypen, Kosempo, Formosa, IX. 1911, leg. SAUTER; 1 Syntypus, Kankau, Formosa, IV. 1912, leg. SAUTER, im DEI.

speciosus SCHUMACHER, 1915 (*Scaphoideus*)

(Suppl. Ent. 4, 125—126)

Holotypus, Kosempo, Formosa, IV. 1912, leg. SAUTER, im DEI.

stali MELICHAR, 1903 (*Ledropsis*)

(Homopteren Ceylon, 143—144, Taf. IV Fig. 16)

Syntypen, Gamaduwa, II. 1897; Mirigama, VII. 1893; Uwa, VII. 1896; mehrere Exemplare im Museum in Colombo, Weligama, Pattipola, Puttalam, Museum Budapest; 1 Exemplar; 2 Larven im Museum Berlin.

DEI: 1 Syntypus, Weligama, Ceylon, leg. HORN.

stillatula BREDDIN, 1902 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 17, 2)

DEI: Lectotypus, Archidona, Ecuador, leg. HAENSCH, von YOUNG 1965 festgelegt.

suisharyoensis SCHUMACHER, 1915 (*Tettigonia*)

(Suppl. Ent. 4, 120—121)

♀ Holotypus, Suisharyo, Formosa, X. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

tamara DLABOLA, 1958 (*Adoratura*)

(Acta Ent. Mus. Nat. Pragae 32, 334—335, Fig. 94—100)

♂ Holotypus, mehrere Paratypen, Transkaukasien, in der Nähe eines salzigen Sees bei Lisie ozero, Umgebung von Tbilissi, VI. 1957, leg. DLABOLA.

DEI: 1 ♂, 1 ♀ Paratypus, Tbilissi, VI. 1957, leg. DLABOLA.

tricuspis DLABOLA, 1956 (*Deltocephalus*)

(Acta Ent. Mus. Nat. Pragae 30, 126—127, Fig. 14—17)

Holotypus, Paratypen, Mandchurei, Erzendjanzsy, leg. ALIN, im DEI.

DEI: ♂ Holotypus, 3 Paratypen, Erzendjanzsy, Manshukuo, 11. IX. 1940, leg. ALIN; 2 Paratypen, Charbin, Manshukuo, 18. IX. 1940, leg. ALIN.

trucidula BREDDIN, 1903 (*Conogonia*)

(Soc. ent. 18, 98)

♀♀ Syntypen, Deutsch Neu Guinea, Finschhafen, im DEI.

DEI: ♀ Lectotypus, Neu Guinea, Finschhafen, 1891, leg. FRUHSTORFER; 1 ♀ Paralectotypus, Deutsch Neu Guinea, hiermit festgelegt.

truncatipenne SCHMIDT, 1911 (*Diestostemma*)

(Stett. Ent. Ztg. 72, 292—294)

Syntypen, 1 ♂ Peru, Rio Chanchamayo, 1896—1898, im Stettiner Museum; 1 ♀, Bolivien, Rio Beni, La Paz-Reyes, 1891, im Museum Genua; 1 ♀, Bolivia, Yungas de la Paz, im DEI.

DEI: 1 ♀ Syntypus, Bolivia, Yungas de la Paz.

vespertinula BREDDIN, 1903 (*Tettigonia*)

(Soc. ent. 18, 92)

DEI: ♀ Lectotypus, Malakka, Perak, von YOUNG 1965 festgelegt; 1 ♀ Paralectotypus vom selben Fundort.

viaduensis WAGNER, 1941 (*Erythroneura*)

(Dohrniana 20, 132—135, Fig. 103—105)

♂ Holotypus, Pommern, Meschin, 21. VIII. 1940, leg. WAGNER; Paratypen, Pommern, nähere Angaben siehe Originalbeschreibung; Holotypus und Paratypen in Sammlung WAGNER, Paratypen im Museum Stettin und in Sammlung MICHALK.

DEI: 4 Paratypen, Vorpommern, Meschin, 21. VIII. 1940, leg. WAGNER.

viridinervis WAGNER, 1950 (*Macropsis*)

(Notulae Ent. 30, 98—99)

♂ Holotypus, Hamburg, Borghorst, Besenhorst, 4. VII. 1948, leg. WAGNER, in Sammlung WAGNER; Paratypen, Umgebung Hamburg, Borghorst, Besenhorst, Niedermarschacht, Stegen, Ehlersberg, Volksdorf, Cranz, leg. WAGNER; Rinteln, Weser, leg. LANZKE; Tafelwerder bei Halle, leg. MÜLLER; Schwanheim, leg. WAGNER; Werleshausen, leg. WAGNER; Gaustadt bei Bamberg, leg. SCHNEID; Slovakei, Orava, leg. HOBERLANDT; Mähren, Weisskirchen, ex Coll. LINDBERG.

DEI: 2 Paratypen, Rinteln, Weser, leg. LANZKE.

Wahrscheinlich nicht beschrieben!

complutula BREDDIN (*Tettigonia*)

1 Ex. Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, als Type ausgezeichnet.

limbatula BREDDIN (*Tettigonia*)

1 Ex. Ecuador, Archidona, leg. HAENSCH, als Type ausgezeichnet.

lychnii BERG (*Hecalus*)

3 Ex. Nr. 351, ex. coll. BERG, sp. n.

offuscatula BREDDIN (*Tettigonia*)

2 Ex. Ecuador, Santa Inéz, leg. HAENSCH, als Type ausgezeichnet.

olivatula BREDDIN (*Tettigonia*)

1 Ex. Ecuador, Archidona, leg. HAENSCH, als Type ausgezeichnet.

virivula BREDDIN (*Tettigonia*)

1 Ex. Ecuador, Archidona, leg. HAENSCH, als Type ausgezeichnet.

Psyllina

jassina ENDERLEIN, 1927 (*Desmiostigma*)
(Ent. Mitt. 16, 241)

♀ Holotypus, Kamerun, leg. CONRADT, im DEI.

kuwajamei ENDERLEIN, 1914 (*Trioza*)
(Ent. Mitt. 3, 235, Fig. 3)

♀ Holotypus, Formosa, Hoozan, 7. III. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

limbata ENDERLEIN, 1926 (*Thysanogyna*)
(Ent. Mitt. 15, 397—398)

♂ ♀ Syntypen, China, Tsingtau, VII., leg. HOFFMANN.
DEI: 6 ♂♂, 4 ♀♀ Syntypen, China, Tsingtau, VII., leg. HOFFMANN.

lineaticollis ENDERLEIN, 1914 (*Mesohomotoma*)
(Ent. Mitt. 3, 232—233)

♂ Holotypus, Formosa, Taihorin, 7. VI. 1911, leg. SAUTER, im DEI.

pinnativena ENDERLEIN, 1914 (*Sphingocladia*)
(Ent. Mitt. 3, 231—232)

♂ Holotypus, Formosa, Taihorinsho, VII. 1909, leg. SAUTER, im DEI. (Stark zerfressen, nur noch ein Vorderflügel vorhanden.)

sauteri ENDERLEIN, 1914 (*Agonosceua*)
(Ent. Mitt. 3, 234—235)

2 ♀♀ Syntypen, Formosa, Chipun, VII. 1912, leg. SAUTER.
DEI: 1 ♀ Syntypus, Formosa, Chipun, VII. 1912, leg. SAUTER.

Aleyrodina

acanthi TAKAHASHI, 1936 (*Aleurolobus*)
(Arb. morph. tax. Ent. 3, 52—53, Fig. 1)

Syntypen, Afrika, Swakopmund, 28. X. 1933, leg. BOSS.
DEI: Syntypen, Afrika, Swakopmund, 28. X. 1933, *Acanthus*, leg. BOSS.

bossi TAKAHASHI, 1936 (*Aleuroplatus*)
(Arb. morph. tax. Ent. 3, 87—88, Fig. 1)

Syntypen, Süd-West Afrika, Witport und Jakubswater, Namib, leg. BOSS.
DEI: 1 Syntypus, Witport, Namib, S. Afrika, 20. VI. 1935, *Polygala*, leg. BOSS.

kesseyaki VISNYA, 1941 (*Parudamoselis*)
(Folia Ent. Hungarica, 6, 5—12)

1 ♂, 1 ♀ Typus, 44 ♂♂, über 100 ♀♀ Paratypen, Botanischer Garten, Budapest.
DEI: 2 Paratypen, Bot. Garten, Budapest, 5. X. 1939, leg. VISNYA.

klemmi TAKAHASHI, 1940 (*Trialeurodes*)
(Arb. morph. tax. Ent. 7, 148—149, Fig. 1)

Syntypen, Jugoslawien, Rab, 22. IX. 1939, leg. KLEMM.
DEI: Syntypen, Rab, Jugoslawien, Dalmatien, 22. IX. 1938, an *Laurus nobilis* L., leg. KLEMM.

subrotunda TAKAHASHI, 1937 (*Tetraleurodes*)
(Arb. morph. tax. Ent. 4, 43—44, Fig. 1)

Syntypen, Mauritius, Kanako, X. 1934, leg. MAMET.
DEI: 1 Syntypus, Mauritius, Kanako, X. 1934, leg. MAMET.

Coccina

affluens BRAIN, 1920 (*Tachardia*)
(Bull. Ent. Res. 10, 125—126, Taf. 11 Fig. 224)

Zahlreiche Syntypen, Umg. Pretoria, an *Euclea* sp.
DEI: Syntypen, Süd-Afrika, an *Euclea* sp., leg. BRAUN.

africanus COLIZZA, 1933 (*Pseudococcus*)
(Boll. Soc. Ent. Ital. 65, 174—178, Fig. 1, 2)

Syntypen, Namialo, Distrikt von Mozambica, auf Gras, „Urochloa“; am Fluß Lugenda, Niassa, auf Gras „Niapa“ der Gattung *Panicum*.
DEI: Syntypen, Mozambica, 1932.

agrifolia ESSIG, 1914 (*Protodiaspis*)

(Journ. Ent. Zool. 6, 76–80, Fig. 1–3)

Zahlreiche Syntypen, Santa Paula Canyon, 500 Fuß, bei Santa Paula, Ventura County, California, leg. ESSIG; zahlreiche Syntypen, an *Quercus agrifolia*, Pomona College Campus, Claremont, California, leg. ESSIG.
DEI: Syntypen, Claremont, California, 17. I. 1914, an *Quercus agrifolia*.

anonae HEMPEL, 1934 (*Pseudotectacoecus*)

(Rev. Ent. 4, 139–140)

Syntypen, Brasilien, Estado de Minas Geraes, Viçosa, 30. IX. 1933, leg. HAMBLETON, an Blättern von *Anona* sp. DEI: Syntypen, mit den Angaben der Beschreibung.

ansei GREEN, 1916 (*Aspidiotus*)

(Bull. Ent. Res. 7, 193–194, Fig. 1)

Syntypen, Anse aux Pins, Seychelles, an *Cocos nucifera*.
DEI: Syntypen, Seychelle Islands, an *Cocos nucifera*, leg. DUPONT.

antiquorum GREEN, 1922 (*Diaspis*)

(Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 28, 1011, Fig. 8)

Syntypen, Ceylon, Elephant Pass, an *Euphorbia antiquorum*.
DEI: Syntypen, Elephant Pass, Ceylon, an *Euphorbia antiquorum*.

artemisiae HALL, 1926 (*Aspidiotus*)

(Bull. Technical and Scie. Serv. 72, 20–21, Taf. 10 Fig. 12)

Syntypen, 4th und 5th Tower Suez Road, XII. 1925, an *Artemisia monosperma*; Wadi Suarka, 25. II. 1926; Wadi Askhar North, 25. II. 1926; Wadi Askhar South, 2. III. 1926, an *Artemisia judaica* und *Achillea fragrantissima*.

DEI: Syntypen, an *Artemisia judaica*, Wadi Araba, Egypt., 25. II. 1926.

asteliae GREEN, 1929 (*Lepidosaphes*)

(Bull. Ent. Res. 19, 377–378, Fig. 7)

Syntypen, an *Astelia solandri*, York Bay, Wellington, leg. MYERS; an *Astelia* sp., Buck Bay, Nelson, leg. BRITTON.
DEI: Syntypen, New Zealand, Wellington, 10. II. 1924, an *Astelia solandri*, leg. MYERS.

barberi GREEN, 1908 (*Diaspis*)³

(Mem. Dep. Agric. India 2, 34–35, Fig. 18)

Syntypen, Tanjore, an *Loranthus* sp., leg. BARBER.
DEI: Syntypen, India, Tanjore, an *Loranthus* sp., leg. BARBER.

beesoni GREEN, 1926 (*Pedroniopsis*)

(Bull. Ent. Res. 17, 59–60, Fig. 5)

♀♀ Syntypen, an *Shorea robusta*, India, Russelkonda, Ganjam, Madras, leg. BEESON.
DEI: Syntypen, India, Ganjam, Madras, an *Shorea robusta*, leg. BEESON.

brasiliensis HEMPEL, 1934 (*Cancecraspis*)

(Rev. Ent. 4, 141–144, Fig. 1–4)

Syntypen, S. Paulo, leg. JOSÉ PINTO DA FONSECA, leg. LEPAGNE & HEMPEL.
DEI: Syntypen, Sao Paulo, Brazil, III. 1934.

bromeliae BOUCHÉ, 1844 (*Aspidiotus*)

(Ent. Ztg. Steffin 5, 295–296)

♂♂ Syntypen, Westindien, in Deutschland auf *Ananassa sativa*.
DEI: Syntypen, ohne Fundortangaben.

bulgariense WÜNN, 1929 (*Eulecanium*)

(Ztschr. angew. Ent. 25, 703–708)

Syntypen, Bulgarien, Kreis Karlowo und im Dorf Turia, Kreis Kasanlik.
DEI: Syntypen, Bera, Bulgarien, an *Rosa alei*.

caudatum GREEN, 1930 (*Asterolecanium*)

(Stett. Ent. Ztg. 91, 214–215, Fig. 1)

Syntypen, Brazil, São Paulo, an *Bambusa* sp., leg. MELZER.
DEI: Syntypen ?, Brasilien, Santa Amaro, leg. MELZER. Die Diskrepanz in den Angaben des Fundortes zwischen der Originalbeschreibung und dem Fundortzettel ist nicht zu klären, höchstwahrscheinlich handelt es sich aber um das Typenmaterial.

caudatum GREEN, 1896 (*Lecanium*)

(Indian Mus. Notes. 4, 10)

Syntypen, Punduloyo, Ceylon.
DEI: Syntypen, Ceylon, Pundaluooya, an *Passiflora* sp.

charmoyi GREEN, 1924 (*Asterolecanium*)

(Bull. Ent. Res. 15, 45—46, Fig. 4)

Syntypen, an Laub von *Bambusa* sp., Mauritius, leg. D'EMMERZ DE CHARMOY.
DEI: Syntypen, Mauritius, an *Bambusa*, leg. DE CHARMOY.**cingala** GREEN, 1899 (*Parlatoria*)

(Coccidae of Ceylon, Part II, 166, Taf. 59)

Syntypen, Ceylon, Pundaluoya; Nuwara Eliya, an *Flacourtia* und *Scolopia*.
DEI: Syntypen, Ceylon, Pundaluoya, an *Flacourtia* sp., IV. 1897.**coronatum** GREEN, 1909 (*Asterolecanium*)

(Coccidae of Ceylon, Part IV, 327, Taf. 124)

Syntypen, Ceylon, Peradeniya, an *Dendrocalamus giganteus* und *Gigantochlou aspera*.
DEI: Syntypen, Ceylon, Peradeniya, I. 1902, an *Dendrocalamus giganteus*.**distorta** GREEN, 1909 (*Aclerda*)

(Coccidae of Ceylon, Part IV, 290—291, Taf. 111)

Syntypen, Ceylon, Pundaluoya, Yatiyantota, Udagama, an *Arundinaria* sp.
DEI: Syntypen, Ceylon, Pundaluoya, an *Bambusa*.**ficus** GREEN, 1919 (*Gymnaspis*)

(Rec. Ind. Mus. 16, 441—442, Taf. 29, Fig. 14a, b)

Syntypen, Indien, Kollegal, Coimbatore, an *Ficus retusa*, RAMAKRISHNA, Nr. 22.
DEI: Syntypen, India, Coimbatore District, 28. V. 1916, an *Ficus retusa*.**formicarum** GREEN, 1921 (*Cribrolecanium*)

(Ann. Mag. Nat. Hist. (9) 8, 639—642, Fig. 1, 2)

Syntypen, Ceylon, Peradeniya, auf *Stereospermum chelonoides*.
DEI: Syntypen, Ceylon, Peradeniya, VI., in Zweigen von *Stereospermum chelonoides*, leg. GREEN.**gaultheriae** GREEN, 1920 (*Poliaspis*)

(Ent. Monthly Mag. 56, 126—129, Fig. 6, 7)

Zahlreiche Syntypen, an *Gaultheria depressa* und *G. rupestris*, Edinburgh Botanic Gardens, leg. EVANS.
DEI: Syntypen, Scotland, Edinburgh, an *Gaultheria depressa*, X. 1913.**glomeratus** GREEN, 1922 (*Phenacoccus*)

(Coccidae of Ceylon, Part V, 389—390, Taf. 160)

Syntypen, Ceylon, Peradeniya, an *Hibiscus coculentus* und *Thespesia lampas*.
DEI: Syntypen, Ceylon, Peradeniya, an *Thespesia lampas*.**grandis** GREEN, 1916 (*Gymnaspis*)

(Bull. Ent. Res. 7, 194—195, Fig. 2)

Syntypen, Praslin, Seychelles, an *Lodoicea sechellarum*.
DEI: Syntypen, Seychelles, V. 1915, an *Lodoicea sechellarum*, leg. DUPONT.**gregarius** HEMPEL, 1932 (*Ceroplastes*)

(Rev. Ent. 2, 323—324)

Syntypen, S. Paulo, an *Gomphrena nagansellarti*, VII. 1915, leg. LUEDERWALDT, im DEI.
DEI: Syntypen, S. Paulo, Ypiranga, VI. 1915, an *Gomphrena nagansellarti*, leg. LUEDERWALDT.**gudalura** GREEN, 1919 (*Chionaspis*)

(Rec. Ind. Mus. 16, 436—437, Taf. 27, Fig. 6a, b)

Syntypen, Indien, Gudalura, Nilgiris, an *Bambusa*, leg. GREEN.
DEI: Syntypen, India, Nilgiris, an *Bambusa*.**gutta** GREEN, 1922 (*Asterolecanium*)

(Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 28, 1035—1036, Fig. 37)

Syntypen, Ceylon, Pattipola, an *Calophyllum walkeri*.
DEI: Syntypen, Ceylon, an *Calophyllum walkeri*, 27. III. 1912.**haloxyloni** HALL, 1926 (*Targionia*)

(Bull. Technical and Scie. Serv. 72, 27—28, Taf. XIII, Fig. 1—3)

Syntypen, Wadi Askhar South, 2. III. 1926; Wadi Araba, 3. III. 1926; Wadi Sennua, 5. III. 1926; 6th Tower Suez Road, 24. III. 1926.
DEI: Syntypen, Wadi Askhar South, an *Haloxyla schweinfurthii*, 2. III. 1926.

hemichionaspiformis GREEN, 1916 (*Lepidosaphes*)

(Bull. Ent. Res. 7, 60–61)

Syntypen, Stapleton N. T., an *Melaleuca leucadendron*, leg. HILL.DEI: Syntypen, Australia, an *Melaleuca leucadendron*, leg. HILL.***horni*** GREEN, 1930 (*Melzeria*)

(Stett. Ent. Ztg. 91, 216–217, Fig. 2)

Syntypen, Brasil, São Paulo, leg. MELZER.

DEI: Syntypen ?, S. Amaro, 1926, leg. MELZER.

Die Diskrepanz in den Angaben des Fundortes zwischen der Originalbeschreibung und dem Fundortzettel ist nicht zu klären, höchstwahrscheinlich handelt es sich aber um das Typenmaterial.

immanis GREEN, 1935 (*Ceroplastes*)

(Arb. morph. tax. Ent. 2, 274–275, Fig. 3)

Syntypen, Brasilien, Goyaz, 7. XII. 1933, leg. SPITZ.

DEI: Syntypen, Brasil, Goyaz, Leopoldo Bulhoes, 7. XII. 1933, leg. SPITZ.

koebeli GREEN, 1909 (*Ceronema*)

(Coccidae of Ceylon, Part IV, 256–257, Taf. 96)

Syntypen, Ceylon, Kandy, I., an *Sapium sebiferum*, leg. KOEBEL.DEI: Syntypen, Ceylon, Kandy, an *Sapium sebiferum*.***lanigera*** LAING, 1929 (*Poliaspis*)

(Bull. Ent. Res. 20, 20–21, Fig. 6)

Syntypen, Northern Territory, Darwin, an Blättern von Mangrove, leg. HILL.

DEI: Syntypen, Australia, Darwin N. T., an Blättern von Mangrove, 4. VI. 1916, leg. HILL.

lobulatus GREEN, 1915 (*Rhizococcus*)

(Bull. Ent. Res. 6, 46–47, Fig. 3)

Syntypen, New South Wales, Bramble Station bei Condobolin an *Acacia pendula* (FROGGATT Nr. 341).DEI: Syntypen, N.S.W. Australia, an *Acacia pendula*, leg. FROGGATT.***longitoba*** HALL, 1923 (*Targionia*)

(Bull. Technical and Scie. Serv. 36, 28–29, Taf. XII, Fig. 12g–k)

Syntypen, Armant, an *Tamarix* sp.DEI: Syntypen, Egypt., Armant, 14. XII. 1921, an *Tamarix* sp., leg. HALL.***mangiferae*** GREEN, 1889 (*Lecanium*)

(Ent. Monthly Mag. 25, 249–251)

Syntypen, Eton, Pundulooya, Ceylon, 10. XII. 1888.

DEI: Syntypen, Ceylon, Pundaluoya, an *Mangifera indica*.***marani*** ZAHRADNIK, 1952 (*Quadraspidiolus*)

(Beitr. Ent. 2, 449–451, Fig. 1)

Holotypus, Paratypen, ČSSR, Praha II, *Pirus communis* ssp. *sativa* A. GR., 2. III. 1951, in Sammlung ZAHRADNIK; Paratypen, Poděbrady, 16. IX. 1951, *Fragaria vesca* L. und *Crataegus* sp.; Bratislava, 1949, *Pirus* sp., leg. HOFFER; Levice, 26. VI., *Prunus domestica* L.; Jakubov. Bez. Malacky, 30. VII. 1950, *Prunus domestica* L.; Trnava, *Prunus* sp., 25. IV. 1951.DEI: 4 mikr. Präp., Paratypen, Praha II, 2. III. 1951, an *Pirus com. sativa*; 4 mikr. Präp., Paratypen, Trnava, 25. IV. 1951, an *Prunus* sp.***maritima*** GREEN, 1922 (*Antonina*)

(Coccidae of Ceylon, Part V, 396, Taf. 166)

Syntypen, Ceylon, Colombo, an *Cyperus*; Südindien, Coimbatore, leg. RAMAKRISHNA AIYER.DEI: Syntypen, Ceylon, Colombo, an *Cyperus* sp.***mthiriya*** GREEN, 1922 (*Diaspis*)

(Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 28, 1014–1015, Fig. 13)

Syntypen, Ceylon, Bogawantalawa, an *Dichopsis grandis*.DEI: Syntypen, Ceylon, I. 1901, an *Dichopsis grandis*.***montanum*** GREEN, 1908 (*Lecanium*)

(Mem. Dep. Agric. India 2, 30–31, Fig. 14, 15)

Syntypen, Himalayas, Janusai, 7000 Fuß, leg. FISCHER.

DEI: Syntypen, India, Himalayas.

myrciariae HEMPEL, 1934 (*Neoparaspis*)

(Rev. Ent. 4, 145–146)

Syntypen, S. Paulo, 18. IV. 1932, an Blättern von *Myrciaria glomerata*, leg. JOSE PINTO DA FONSECA.

DEI: Syntypen, mit den Angaben der Beschreibung.

nerii BOUCHÉ, 1833 (*Aspidiotus*)

(Naturgesch. schädli. u. nützl. Garteninsekten, Berlin, 52)

Syntypen, in Gewächshäusern, an Oleander, Akazien, *Arbutus*, *Aloe* und Palmen, Vaterland vermutlich Amerika.
DEI: 4 mikr. Präp., Syntypen, ohne Fundortangabe.**obtus** GREEN & LAING, 1921 (*Aonidia*)

(Bull. Ent. Res. 12, 126—127, Fig. 3)

Syntypen, an *Verschaffeltia splendida*, Seychelles, leg. DUPONT.
DEI: Syntypen, Seychelles, an *Verschaffeltia splendida*, leg. DUPONT.**opimum** GREEN, 1912 (*Locanium*)

(Tijdschr. Ent. 55, 313—314)

Syntypen, an *Cassia fistula* L., Samarang, III. 1910.
DEI: Syntypen, Java, an *Cassia fistula*, leg. JACOBSON.**parvus** GREEN, 1935 (*Ceroplastes*)

(Arb. morph. tax. Ent. 2, 272—274, Fig. 1)

Syntypen, Uruguay, Canelones, Atlantida, 29. XII. 1933, an *Boccharis articulata*, leg. GONZALO J. FERNANDEZ.
DEI: Syntypen, Canelones, Atlantida, 29. XII. 1933.**pseudocamelliae** GREEN, 1919 (*Aspidiotus*)

(Rec. Ind. Mus. 16, 438—439, Taf. 28, Fig. 10)

Syntypen, Ittige, Bellary District, an *Capparis*.
DEI: Syntypen, Ittige, Bellary Dt. India, an *Capparis stylosa*, leg. RAMAKRISHNA.**pusilla** GREEN, 1905 (*Aonidia*)

(Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. 16, 347—348, Taf. J, Fig. 17—19)

Syntypen, Ceylon, Northern Province, Elephant Pass, an Blättern von *Carissa spinarum*, III.
DEI: Syntypen, Ceylon, an *Carissa spinosa*, III. 1901.**quadratus** GREEN, 1935 (*Ceroplastes*)

(Arb. morph. tax. Ent. 2, 274, Fig. 2)

Syntypen, Brasilien, Goyaz, 24. XI. 1933, leg. SPITZ.
DEI: Syntypen, Brasil, Goyoz, Leopoldo Bulhoes, 24. XI. 1933, leg. SPITZ.**rubrocomatum** GREEN, 1909 (*Asterolecanium*)

(Coccidae of Ceylon, Part IV, 316, Taf. 119)

Syntypen, Ceylon, Yatiyantota, III., an *Bambusa*.
DEI: Syntypen, Ceylon, Yatiyantota, III. 1902, an *Bambusa* sp.**rusticus** HEMPEL, 1932 (*Trionymus*)

(Rev. Ent. 2, 316—317)

Syntypen, Santa Amaro, Estado de S. Paulo, IX. 1926, leg. MELZER.
DEI: Syntypen, mit den Angaben der Beschreibung.**serpentinus** GREEN, 1919 (*Naiacoccus*)

(Rec. Ind. Mus. 18, 117—118, Taf. 21—22)

Syntypen, Lahore, V., an *Tamarix articulata*.
DEI: Syntypen, India, Lahore, an *Tamarix articulata*.**sitreanus** HEMPEL, 1932 (*Chrysophalus*)

(Rev. Ent. 2, 337—338)

Syntypen, Cerro San Cristobal, Santiago, Chile, 26. X. 1927, an *Sitrea caustica* HERS., im DEI.
DEI: Syntypen, mit den Angaben der Beschreibung.**sophorae** GREEN, 1929 (*Eriococcus*)

(Bull. Ent. Res. 19, 375—376, Fig. 6)

Syntypen, an *Sophora tetraptera*, Dunedin, I. 1921; an *Aristotelia racemosa*, Pokaka, 10. II. 1922.
DEI: Syntypen, New Zealand, Dunedin, I. 1921, an *Sophora tetraptera*, leg. MYERS.**theobromae** NEWSTEAD, 1908 (*Ceroplastes*)

(Journ. Econ. Biol. 3, 38)

Syntypen, Sappo, Cameroon, 3. III. 1905 (Nr. 3661a); Bamba, Cameroon, II. 1905 (Nr. 3661) an Cacao.
DEI: Syntypen, Kamerun, auf Cacao, leg. BUSSE.**theobromae** NEWSTEAD, 1908 (*Hemilecanium*)

(Journ. Econ. Biol. 3, 39—40, Taf. IV, Fig. 1—11)

Syntypen, Kamerun, Soppo, III. 1905.
DEI: Syntypen, Kamerun, Soppo, III. 1905, leg. BUSSE.

truncata GREEN & LAING, 1923 (*Aonidia*)
(Bull. Ent. Res. 14, 129 – 130, Fig. 9)

Syntypen, Queensland, Magnetic Island.
DEI: Syntypen, Australia, N. Queensland, leg. HILL.

vini BOUCHÉ, 1851 (*Lecanium*)
(Stett. Ent. Ztg. 12, 112)

♀♀ Syntypen, an Weinstöcken.
DEI: Syntypen, ohne Fundortangaben.

Wahrscheinlich nicht beschrieben!

bussei NEWSTEAD (*Ceroplastes*)

DEI: Bibandi, II. 1905, auf Cacao, leg. BUSSE, als Typen ausgezeichnet.

Zusammenfassung

Es wird ein Katalog der Homopteren-Typen (exklusive Aphidina) vorgelegt, die in den Sammlungen des ehemaligen Deutschen Entomologischen Institutes aufbewahrt werden.

Summary

There is presented a catalogue of type specimens of Homoptera (exclusive Aphidina) preserved in the collections of the former Deutsches Entomologisches Institut.

Резюме

Предлагается каталог типов отряда Homoptera (кроме Aphidina) которые хранятся в коллекциях Императорского Энтомологического Института.

Besprechungen

Advances in Insect Physiology. Volume 6. Edited by BEAMENT, J. W. L.; TREHERNE, J. E. & WIGGLESWORTH, V. B. ACADEMIC PRESS, London and New York. 1969; 15,2 × 22,6 cm; x & 308 S., 67 Abb., Preis 4/10/- £stg.

Es ist immer wieder bewundernswert, mit welcher Sorgfalt von den Herausgebern die einzelnen Beiträge für einen Fortsetzungsband dieser Serie zusammengestellt werden. Obwohl es sich oftmals um entfernt voneinander liegende Themen handelt, sind sie doch so abgefaßt, daß sie einen umfassenden und geschlossenen Überblick über ein Spezialgebiet geben und doch die Beziehungen und Zusammenhänge zu anderen Teildisziplinen herstellen. — Mit einem Beitrag über die Kälteresistenz bei Insekten von E. ASAHINA wird dieser sechste Band eingeleitet. Bekanntlich sind zahlreiche Insektenarten fähig, niederen Temperaturen zu widerstehen, auch wenn sie durch strenge und langanhaltende Kälte Schädigungen erleiden. Kälteverträglichkeit oder Kälteresistenz bei überwinternden Insekten sind meistens durch eine stoffwechselbedingte Verhinderung der Eisbildung im Gewebe bestimmt. Weiterhin sind Differenzen in der Resistenz gegen Kälte abhängig von der jeweiligen Entwicklungsphase des Insekts zu sehen. Unter Hinzuziehung des einschlägigen Schrifttums werden vom Autor an Hand eigener Untersuchungsergebnisse die Mechanismen der Kälteresistenz bei einigen Lepidopteren-Arten auf ihre physiologischen Ursachen hingeführt und beschrieben. Diese neuen Ergebnisse vermitteln einen vertiefenden Einblick in die komplizierte Problematik des Diapausegeschehens bei den Insekten allgemein. — Der sich anschließende Beitrag von A. D. CARLSON befaßt sich mit den Ursachen und den Steuerungsmechanismen der Luminiszenz bei Feuerfliegen. Dieses Luminiszenz-Phänomen (ein brillanter Ausbruch produzierten Lichts) ist ein einzigartiges Beispiel einer wirkungsvollen Signalisierung bei Insekten. Da es sichtbar ist, stellt es einen exzellenten Fall der für die Analyse von Nervenfunktionen in einem Insekt. Untersuchungen des Mechanismus dieser Lichtquelle in den letzten 20 Jahren haben ein nervengesteuertes System mit einer Anzahl einzigartiger Merkmale ergeben. — Bei den Spezies der Gattungen *Photuris* und *Photinus* sind zahlreiche Variationen der Lichtdauer und Lichtintensität zu finden (von 150 m/sec bis über 1000 m/sec), von einem milden gleichmäßigen Leuchten bis zu hartem aufblitzendem Licht. — Die Forschungsarbeiten des Autors beinhalten Untersuchungen über die physiologischen Grundlagen der nervlichen Steuerung der Lichterzeugung. Ausgehend von vergleichbaren Prinzipien werden entscheidende Details der nervlichen Reaktionskette, die im Gehirn einsetzt und im eigentlichen Lichtsignal endet, behandelt. Bei diesem Prozeß (als Höhepunkt eines steriotypischen Effekts) existieren zentral und peripheral Nervenmodulationsmechanismen, die die Lichtintensität und Lichtfrequenz steuern. Darstellungen über die Morphologie der Leuchtkörper sowie der biochemischen Prozesse der Luminiszenz fördern wesentlich das Verständnis für die Funktionsweise der nervlichen Kontrollmechanismen. — Der folgende Bericht von JOHN S. EDWARDS befaßt sich mit der postembryonalen Entwicklung des Nervensystems der Insekten. Sieht man davon ab, daß bereits vor über 200 Jahren LYONER (1792) eine detaillierte Gliederung des larvalen und adulten Nervensystems des Weidenbohrers (*Cossus cossus* FABRICIUS) publizierte und in diesem Zusammenhang die Kompliziertheit sowie den Umfang der Reorganisation und die damit verbundene Metamorphose offenbarte, ist die postembryonale Entwicklung des Insektennervensystems besonders seit der Mitte des 19. Jahrhunderts Gegenstand intensiver Untersuchungen vieler Insektenphysiologen. Die Hauptprobleme dieser Thematik gipfeln auch gegenwärtig noch bei den holometabolen Insekten in den Fragen nach der Herkunft des adulten Nervensystems. Fernerhin ist die Ontogenese des Nervensystems der Insekten (wenn das larvale System als Ausgangspunkt angenommen wird) noch nicht in allen Einzelheiten geklärt. Weitaus schwieriger noch gestaltet sich nach Meinung des Autors die Problematik, die Veränderungen der Synapsen zu erklären, wenn larvale Nerven bei der Bildung des adulten Nervensystems beteiligt sind. — Diese vom Autor angestellten Untersuchungen

batten zum Ziel, zur Klärung dieser Fragen beizutragen, wobei eine kritische Durchsicht und Wertung des vorliegenden Schrifttums mit herangezogen wurde. Allerdings ist eine Betrachtung über die Entwicklung des stomatogastrischen und retrocerebralen Systems sowie der Biochemie des metamorphosierenden Nervensystems und hormoneller Gesichtspunkte der Nervensystem-Entwicklung nicht vorgenommen worden. Das besondere Interesse EDWARDS richtete sich auf die postembryonale Entwicklung des Nervensystems der Insekten im Hinblick auf die Rückentwicklung und Fragen über die morphogenetische Entwicklung spezialisierter Nerven. Ohne Zweifel ist das Anliegen des Autors erfüllt, denn die vorgelegten Untersuchungsergebnisse liefern einen wertvollen Beitrag für die weitere Aufklärung der postembryonalen Entwicklung und zu generellen Fragen der Nervenspezialisierung bei den Insekten. — ZIEGLER und HARMSEN behandeln in einem weiteren Beitrag die Biologie von Pteridinen bei Insekten. Die Kenntnis über die biologische Funktion dieser Stoffgruppe, die im wesentlichen auf HOPKINS (1895) und WILAND & SCHÖPF (1935) zurückgeht, sind sehr umfassend. Deshalb ist der vorliegende Beitrag eigentlich mehr eine Sichtung des bekannten Schrifttums und Zusammenfassung der wichtigsten Erkenntnisstufen bei der Aufdeckung der chemischen Struktur und biologischen Funktionen der Pteridine. Obwohl diese Substanzen in der Hauptsache bei Insekten untersucht wurden, konnten sie auch in einigen Mikroorganismen bei Pflanzen und bei Wirbeltieren nachgewiesen werden. Im allgemeinen scheinen alle lebenden Organismen eine bestimmte Menge dieser Stoffgruppe zu enthalten. Dabei weisen Insekten eine weitaus höhere Konzentration und größere Varietät von Pteridinen als die meisten anderen Organismen auf. Diese Tatsache könnte darauf hindeuten, daß die Bedeutung dieser Verbindungen für das Stoffwechselfgeschehen des Insektenorganismus von größerer Wichtigkeit ist als bei anderen Organismen. — USHERWOOD stellt in dem letzten Kapitel neue Ergebnisse über die Elektrochemie der Insektenmuskulatur vor. Obwohl seit BURMEISTER (1832) zahlreiche Arbeiten über das Muskelsystem der Insekten erschienen sind, gibt es auch gegenwärtig noch unterschiedliche Auffassungen über eine allgemeingültige Terminologie. Deshalb dürfte die Beschreibung und Klassifizierung einer Anzahl verschiedenartiger Skelettmuskelfasern im Sinne einer einheitlichen Terminologie von Bedeutung sein. Den Untersuchungen USHERWOODS zufolge unterscheiden sich die Muskelfasern in Zahl und Lage ihrer Kerne und Mitochondrien, in der Zusammensetzung sowie im Verhalten des Sarcoplasmas und in der Struktur ihrer Myofibrillen. — Weitere Untersuchungen widmete der Autor der Elektrogenese der Muskelinnervation. Danach werden Skelettmuskeln von zwei Hauptklassen von Motoneuronen innerviert, den lösenden und hemmenden, bei mehrachsigen Muskelfasern erfolgt die Innervation auch von Polyneuronen. Die Eigenschaften dieser Nerven im Innern der Muskelfasern sind für die elektrochemischen Energieprozesse der Skelettmuskeln von entscheidender Bedeutung, denn bei der Elektrogenese ist die Ionenbasis der hemmenden Synapse streng von der auslösenden unterschieden. Spezielle Untersuchungen zeigten, daß die vorausgehende Entwicklung der einzelnen unterschiedlichen Nerven mitbestimmend ist für die Evolution von differenzierten Regionen der einzelnen Muskelmembranen mit charakteristischen pharmakologischen und ionischen Eigenschaften. ADAM

Insect Ultrastructure. Symposia of the Royal Entomological Society of London; Number 5. Edited by A. C. NEVILLE. BLACKWELL SCIENTIFIC PUBLICATIONS, Oxford and Edinburgh. 1970; 17,6 × 25,5 cm; xii & 187 S., 137 Abb. Preis 4/—/— Sstg.

Der vorliegende Band, der im Auftrag der Royal Entomological Society of London herausgegeben wurde, ist der fünfte in einer Reihe von Symposiumsberichten. Vorliegendes Symposium war ausschließlich dem Thema der Ultrastrukturen bei Insekten gewidmet. Zehn namhafte Spezialisten (Physiologen und Biophysiker) behandelten in zehn Vorträgen Themen ihres Fachgebietes: Beziehungen zwischen Zellultrastruktur und Funktion (D. S. SMITH); Kutikularultrastruktur in Beziehung zum gesamten Insekt (A. C. NEVILLE); einige wenig bekannte Oberflächenstrukturen (H. E. HINTON); Struktur und Funktion einiger externer Rezeptoren (C. T. LEWIS); Struktur und Funktion neuromuskulärer Verbindungen und Dehnungsrezeptoren (M. P. OSBORNE); Neurosekretorische Kontrollsysteme bei Insekten (S. H. P. MADDELL); Aspekte der Eibildung (W. H. TELFER & D. S. SMITH); Strukturanalyse der Intestinalabsorption (M. J. BERRIDGE); Ultrastruktur und physiologische Funktion (J. E. TREHERNE); Struktur und Bildung der Insektenkutikula (T. WEIS-FOGH). Besonders hervorzuheben ist die ausgezeichnete Illustration eines jeden Vortrages, sei es mit hervorragenden schematischen Zeichnungen, sei es mit elektronenmikroskopischen Aufnahmen oder sei es mit den immer wieder bestehenden Aufnahmen mit dem Raster-Elektronenmikroskop. Jeder Vortrag wird mit einer Zusammenfassung des während der Diskussion Gesagten und einem Literaturverzeichnis abgeschlossen. — Da der Schwerpunkt aller behandelten Themen auf der Darstellung der Ultrastruktur und deren Funktion und nicht auf der Frage der technischen Darstellung liegt, wird dieser Symposiumsbericht sicherlich alle Entomologen, aber auch allgemein interessierte Biologen besonders ansprechen. — Der vorliegende Band zeigt einmal mehr, daß die Darstellung und Verbreitung neuer Erkenntnisse in Form von Symposiumsberichten eine wesentliche Hilfe dafür ist, den Überblick über die heute immer mehr anwachsende Zahl von Einzelveröffentlichungen der Fachgebiete nicht zu verlieren. GAEDIKE

Taschenbuch des Pflanzenarztes 1970. Bearbeitet von HERMANN HEDDERGOTT. 19. f. neubearbeitete Folge. LANDWIRTSCHAFTSVERLAG GmbH, Hiltrup bei Münster (Westfalen). 1970; 10 × 14 cm; 439 (507) S. Preis 8,00 DM.

Dieses Taschenbuch, es wurde 1949 von Prof. F. W. MAIER-BODE begründet, will ein aktueller „Helfer zur Erkennung und Bekämpfung von Krankheiten und Schädlingen an Kulturpflanzen und Vorräten sowie zur Ausschaltung von Unkräutern“ sein. Dementsprechend erfolgte eine kritische Überprüfung der 18. Folge und eine Auswertung der einschlägigen, im letzten Jahre erschienenen Literatur. — Der tabellarische Teil des Taschenbuches gliedert sich in: Krankheiten und Schädlinge der Kulturpflanzen und ihre Bekämpfung; Chemische Unkrautbekämpfung, Spritzpläne für den Obstbau, Information und Beratung, Auswertung von Pflanzenschutzmitteln, Pflanzenschutzmittelübersicht, Pflanzenschutzgeräte. Anschließend wird eine Übersicht über Beratungsstellen, Institute, Organisationen, Gesetze, Verordnungen und das neue Schrifttum gegeben. Sachregister und Kalendarium beschließen das Taschenbuch. Einleitend wird das Pflanzenschutzgesetz der BRD vom 10. 5. 1965 kommentiert. ROHLFEN