

Wozu aber dies alles? möchte man sicherheitsshalber hier noch extra fragen! Wozu eine solche umständliche Heraufbeschwörung von entomologischen Geistern der letzten zwei Jahrhunderte? Um einen „Buchstaben“ zurechtzurücken?! Nein — um eine an den „Buchstaben“ gebundene, total falsche Vorstellung über die Artunterschiede von *niobe* und *adippe* zu beseitigen, die infolge mehr als hundertjähriger Ueberlieferung zum „Dogma“ zu werden droht — gar in der ganzen Welt! „Aber warum? Das Dogma ist so bequem — läßt „sie“ doch „glauben“!“ könnte jemand einwenden. Nein — das geht darum nicht — heißt es dagegen — weil hier ein falscher Glaube unserer Artenforschung, die auch die kleinste Hilfe nicht entbehren kann, ungeheuer schädlich wird. Die geringen Unterschiede zwischen sich nahestehenden Arten können nie klar genug dargestellt werden, wenn wir jemals in der Erkenntnis weiter kommen wollen!

Ich lasse demgemäß zum Schluß hier den zugehörigen Literaturnachweis folgen.

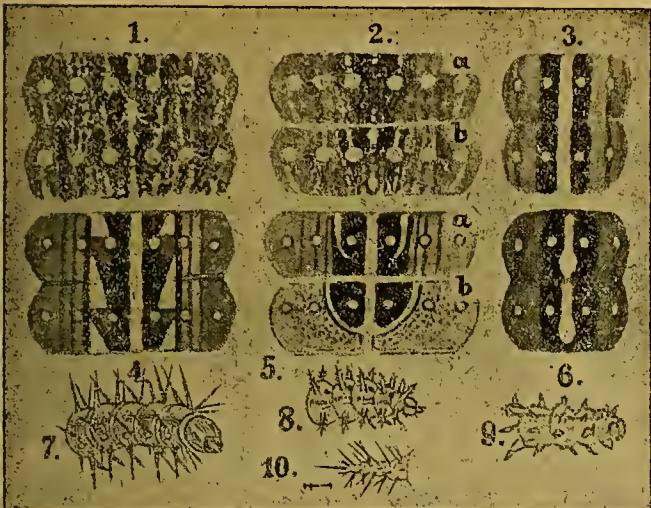


Abbildung von je 2 mittleren Körperabschnitten in Rückenansicht von *A. niobe*- und *A. adippe*-Raupenvarietäten nach der Natur und nach der Literatur. Die Lage der Dornen ist durch runde, weiße, schwarzumsäumte Flecke gekennzeichnet.

Fig. 1. Zeichnungsreiche Form nach der Natur, gültig für beide Arten.

Fig. 2 a b. Zwei verschiedene, zeichnungsärmere Formen nach der Natur, gültig für beide Arten.

Fig. 3. Stilisierung nach DUPONCHEL, 1832, „Iconographie des Chenilles“ usw., von *A. niobe*.

Fig. 4. Stilisierung (etwa von Fig. 1) nach HÜBNER, „Larvae Lepidoptera“, um 1805, Vorbild der populär gewordenen OCHSENHEIMERSchen Beschreibungsformel<sup>1)</sup> für *niobe*, die bei mindestens 20 in- und ausländischen Autoren Eingang fand in den Text.

Fig. 5 a b. Stilisierung (etwa von Fig. 2 a b) nach HÜBNER, „Larvae Lepidoptera“, Vorbild für die OCHSENHEIMERSche *adippe*-Formel<sup>2)</sup>, die bisher bei mindestens 22 Autoren Eingang fand.

Fig. 6. Stilisierung nach FÜESSLY, „Archiv für Insekten geschichte“, 1771, einer schwarzen Raupenform mit rostbraunen Dornen. Gilt als *A. adippe* und wird hier und da beschreibend kopiert.

<sup>1)</sup> F. OCHSENHEIMER, „Schmetterl. Europas“, 1807, S. 88.

<sup>2)</sup> F. OCHSENHEIMER, „Schmetterl. Europas“, 1807, S. 90.

Fig. 7—9 zeigen genaue Kopien der 3 wichtigsten Raupenabbildungen mit verschieden stilisierten Fleischzapfen von *niobe* und *adippe* im 18. Jahrhundert.

Fig. 7. Vordere 6 Ringe (Kopf als Ring gerechnet) der SEBASchen langdornigen *Argynnis*-Raupe aus Thesaurus IV, Tafel 61.

Fig. 8. Vordere 6 Ringe der DEGEERSchen *Argynnis*-Raupe (*adippe*).

Fig. 9. Vordere 6 Ringe der L'ADMIRALSchen übertrieben kurz dornigen *Argynnis*-Raupe (*niobe*).

Fig. 10. Fleischzapfen mit Dornhaaren von *adippe* nach der Natur vergrößert. Der Fleischzapfen bei *niobe* ist relativ schwächer und kürzer. Die natürlichen Durchschnitts-Längsmasse der „Dornen“ beider Arten sind nebenbei übereinander aufgetragen sichtbar (2,5—3,5 mm). (Fortsetzung folgt.)

57:16.9

## Liste neuerdings beschriebener und gezogener Parasiten und ihre Wirte. VII.

(Fortsetzung.)

Callimome	flavicoxa	Rhodites	radicum
—	pachypyllae	Pachypsilla	venusta
—	tubicola	Andricus	tubicola
Campoplex	acronyctae	Apatela	oblinita
—	annulipes	Plutella	cruciferarum
—	fugitivus	Anisota	rubicunda
—		—	senatoria
—		—	stigma
—		—	virginiensis
Chlorippe	celtis	Chlorippe	clyton
—		Ephestia	kuehniella
Euchaetes	egle	Euchaetes	maia
Hemileuca	maia	Hyperchiria	io
Hyperchiria	io	Hyphantria	cunea
—		—	textor
Hyphantria	cunea	Malacosoma	disstria
—		—	neustria
Miniola	indigenella	Miniola	indigenella
Pholisora	catullus	Pholisora	catullus
Vanessa	cardui	Vanessa	cardui
—		Plodia	interpunctella
—		Plusia	brassicae
—		Plutella	cruciferarum
—		Schizura	concinna
—		Hyphantria	cunea
—		Phthorimaea	operculella
—		Polychrosis	cardiana
Capitonius	saperdae	Saperda	candida
Casinaria	eupitheciae	Eupithecia	miserulata
—	orgyiae	Hemerocampa	leucostigma
—	scabriornis	Eupithecia	miserulata
Catolaccus	perdubius	Anthonomus	signatus
Cerapterocerus	italicum	Ceroplastes	rusci
Ceromasia	sphenophori	Rhabdoenemis	obscura
Ceroptres	pisum	Cynips	pisum
Chæretymma	minuta	Ametastegia	glabrata
Chaetosticha	pretiosa	Pyrameis	atalanta
—		Mamestra	pieta
Chalcis	obscurata	Pectinophora	gossypiella
—	ovata	Agraulis	vanillae
—	—	Chlorippe	clyton

<i>Chalois obscurata</i>	<i>Cosmophila erosa</i>	<i>Cremastus minor</i>	<i>Eucosma strenuana</i>
— —	<i>Hemerocampa leucostigma</i>	— —	<i>Gelechia</i> sp.
— —	<i>Philtraea elegantaria</i>	— —	<i>Gnorimoschema artemisiella</i>
<i>Charitopodinus swezeyi</i>	<i>Bruchus prosopis</i>	— —	<i>Rhopobota vacciniana</i>
— —	— <i>pruinosis</i>	— <i>mordellistena</i>	<i>Mordellistena morula</i>
— —	<i>Caryborus gonagra</i>	— <i>platynota</i>	<i>Platynota flavedana</i>
— —	<i>Bruchus prosopis</i>	— <i>retinia</i>	<i>Retinia rigidana</i>
— —	<i>Physokermes picea</i>	— <i>tetralophae</i>	<i>Tetralopha subcanalis</i>
— —	<i>Gelechia gossypiella</i>	— <i>tortricidis</i>	<i>Epagoge sulfureana</i>
<i>Chiloneurus albicornis</i>	<i>Pectinophora gossypiella</i>	<i>Cryptus extrematus</i>	<i>Samia cecropia</i>
<i>Chelonella sulcata</i>	<i>Phthorimaea operculella</i>	— <i>nuncius</i>	— —
<i>Chelonus blackburni</i>	— —	— —	<i>Telea polyphemus</i>
— <i>phthorimaeae</i>	— —	<i>Ctenichneumon fessorius</i> var.	<i>Acronycta megacephala</i>
— <i>shoshonearorum</i>	— —	— <i>pallidipes</i>	<i>Panolis griseovariegata</i>
<i>Chiloneurus albicornis</i>	<i>Eulecanium caryae</i>	— <i>melanocastaneus</i>	<i>Dineutes assimilis</i>
— —	— <i>cerasifex</i>	var. <i>borealis</i>	<i>Cerodonta femoralis</i>
— —	— <i>fletcheri</i>	<i>Cyrtogaster dineutis</i>	<i>Andricus podagras</i>
— —	<i>Pseudococcus citri</i>	— <i>occidentalis</i>	<i>Sinoxylon sexdentatum</i>
— —	<i>Lepidosaphes ulmi</i>	<i>Decatomia varians</i>	<i>Scolytus multistriatus</i>
<i>Chiropachys colon</i>	<i>Scolytus rugulosus</i>	<i>Dendrosoter ferrugineus</i>	<i>Vanessa antiopa</i>
<i>Chlorodryinus pallidus</i>	<i>Pyrilla aberrans</i>	— <i>protuberans</i>	<i>Phytomyza aquilegiae</i>
<i>Chrysocharis elongata</i>	<i>Coleophora fuscedinella</i>	<i>Derostenus antipae</i>	<i>Argyresthia thuiella</i>
— <i>livida</i>	<i>Leucoptera coffeella</i>	— <i>pallipes</i>	<i>Aphis brassicae</i>
— <i>mallochi</i>	<i>Agromyza felti</i>	— <i>trifasciatus</i>	<i>Rhopalosiphum persicae</i>
<i>Chrysoplatus cerus splendens</i>	<i>Pseudococcus citri</i>	<i>Diaeretus chenopodiaphidis</i>	<i>Eristalis tenax</i>
<i>Cirrospilus flavicinctus</i>	<i>Bucculatrix pomifoliella</i>	— —	<i>Diprion simile</i>
— —	<i>Tischeria malifoliella</i>	<i>Diapria conia</i>	<i>Chelonus shoshoneanorum</i>
— —	<i>Vanessa atalanta</i>	<i>Dibrachoides verditer</i>	<i>Coleophora fuscedinella</i>
— —	<i>Coleophora fuscedinella</i>	<i>Dibrachys boucheanus</i>	<i>Habrobracon johannseni</i>
<i>Clistopyga incitator</i>	<i>Retinia resinana</i>	— —	<i>Galleria melonella</i>
<i>Closterocerus tricinetus</i>	<i>Lithocletis</i> sp.	— —	<i>Malacosoma disstria</i>
— —	<i>Tischeria malifoliella</i>	— <i>clisiocampae</i>	<i>Phthorimaea operculella</i>
— —	— —	— —	<i>Diprion simile</i>
<i>Coecephagus cinguliventris</i>	<i>Lecanium corni</i>	— <i>nigrocyaneus</i>	<i>Heremocampa leucostigma</i>
— <i>clarus</i>	<i>Aspidiota</i> sp.	<i>Diglochis omnivora</i>	<i>Pyrameis atalanta</i>
— <i>cognatus</i>	<i>Lecanium persiae</i>	— —	<i>Coccinella novemnotata</i>
— <i>flavoscutellum</i>	<i>Eulecanium cerasifex</i>	<i>Dinocampus americanus</i>	<i>Megilla fusculabris</i>
— <i>lecanii</i>	— <i>fitchii</i>	— —	<i>Coleophora inaequalis</i>
— —	— <i>fletcheri</i>	— <i>terminatus</i>	<i>Diomorus zabriskei</i>
<i>Coelinus meromyzae</i>	<i>Lecanium corni</i>	<i>Diospilus neoclyti</i>	<i>Ceratina dupla</i>
<i>Coeloides pissodis</i>	<i>Meromyza americana</i>	— <i>polydrusus</i>	<i>Neoclytus caprae</i>
— <i>scolytivorus</i>	<i>Pissodes strobi</i>	<i>Dipropinotus aureoviridis</i>	<i>Polydrusus impressifrons</i>
<i>Coelopisthia rotundiventris</i>	<i>Scolytus caryae</i>	<i>Doryctes leucogaster</i>	<i>Isosoma tritici</i>
<i>Comys albicoxa</i>	<i>Plagiodes versicolora</i>	(Fortsetzung folgt.)	<i>Hesperophanes griseus</i>
— —	<i>Pseudococcus adonidum</i>		
— —	— <i>citri</i>		
— —	<i>Eulecanium fletcheri</i>		
— —	<i>Lecanium corni</i>		
— —	— <i>hesperidum</i>		
<i>Copidosoma gelechiae</i>	<i>Gelechia gallaesolidaginis</i>		
— —	— <i>gallaesterella</i>		
— —	<i>Papilio glaucus</i>		
— —	<i>Anarsia lineatella</i>		
— —	<i>Pityophthorus</i> sp.		
<i>Cosmophorus pityophthori</i>	<i>Phorbia brassicae</i>		
<i>Cothonaspis gillettei</i>	<i>Hemerocampa leucostigma</i>		
<i>Cratotechus orgyiae</i>	<i>Ancylis comptana</i>		
<i>Cremastus cooki</i>	<i>Epagoge sulfureana</i>		
— —	<i>Evettia bushonelli</i>		
— —	<i>Gelechia trialbamaculella</i>		
— —	<i>Rhopobota vacciniana</i>		
— —	<i>Gnorimoschema gallaesolidaginis</i>		
— —	<i>Dieymolomia julianalis</i>		
— —	<i>Omiodes blackburni</i>		

**Bibliothek der Societas entomologica.**Von Herrn Fruhstorfer ging als Geschenk ein:  
Neue südeuropäische Melitaea-Formen.

Autor: H. Fruhstorfer.

Von Herrn Fritze:

Beitrag zur Kenntnis der Orthopterenfauna in  
der Provinz Hannover.

Autor: A. Fritze.

Von Herrn Dr. Fischer.

Eine Tagfalterpaarung in der Dunkelkammer.

Eine bei Raupen und Puppen beobachtete Umkehrung der peristaltischen Herzbewegung.

Ein Basaldorn, als ein bei Parnassius-Arten neu-  
entdecktes Organ der Vorderflügel.

Autor: Dr. Emil Fischer.

# ZOBODAT - [www.zobodat.at](http://www.zobodat.at)

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Societas entomologica](#)

Jahr/Year: 1920

Band/Volume: [35](#)

Autor(en)/Author(s): Anonymus

Artikel/Article: [Liste neuerdings beschriebener und gezogener Parasiten und ihre Wirte. VII 7-8](#)