

<i>Ichneumon fusorius</i>	<i>Smerinthus ocellata</i>	<i>Melittobia acasta</i>	<i>Leucospis intermedia</i>
— —	— <i>populi</i>	— —	<i>Odynerus laevipes</i>
— —	<i>Sphinx ligustri</i>	— —	<i>Osmia leucomelaena</i>
— —	— <i>pinastri</i>	— —	<i>Stelis nasuta</i>
— <i>melanogonus</i>	<i>Oenophthira pilleriana</i>	— —	<i>Trypoxylon figulus</i>
— <i>ochropis</i>	<i>Abraxas grossulariata</i>	— <i>austratica</i>	<i>Pison spinolae</i>
— <i>pachymerus</i>	<i>Panolis griseovariegata</i>	<i>Meloboris rufiventris</i>	<i>Calamia lutosa</i>
— <i>pallidifrons</i>	— —	<i>Merisus destructor</i>	<i>Mayetiola destructor</i>
— <i>pisorius</i>	<i>Malacosoma neustria</i>	— —	<i>Phytophaga destructor</i>
— <i>pistorius</i>	<i>Dasychira pudibunda</i>	<i>Mesochorus dimidiatus</i>	<i>Hyponomeuta sp.</i>
— <i>4-albatus</i>	<i>Colias edusa</i>	— <i>diversicolor</i>	<i>Tortrix fumiferana</i>
— <i>raptorius</i>	<i>Lymantia monacha</i>	— <i>gemellus</i>	<i>Dendrolimus pini</i>
— <i>sexcinctus</i>	<i>Thaumetopoea pityocampa</i>	— <i>laricis</i>	<i>Lophyrus pini</i>
— <i>sugillatorius</i>	<i>Lymantria monacha</i>	<i>Mesochorus nigripes</i>	<i>Phytonomus variabilis</i>
— <i>variegatus</i>	<i>Limnitis populi</i>	— —	<i>Pteronus sp.</i>
<i>Ichneutes reunitor</i>	<i>Nematini</i>	— <i>nigrisignis</i>	<i>Meliana albilinea</i>
<i>Inostemma maura</i>	<i>Schizomyia deverrae</i>	— <i>pectoralis</i>	<i>Simaethis pariana</i>
— <i>piricola</i>	<i>Contarinia pirivora</i>	— <i>plusiaephilus</i>	<i>Plusia agramma</i>
<i>Iphiaulax medianus</i>	<i>Diatraea canella</i>	— <i>stigmaticus</i>	<i>Pteronus ribesii</i>
— —	— <i>saccharalis</i>	— <i>vittator</i>	<i>Hyponomeuta cognatella</i>
— —	<i>Metamasius hemipterus</i>	— —	<i>Pieris brassicae</i>
<i>Ischnus truncatus</i>	<i>Eriogaster lanestris</i>	<i>Mesoleius aulicus</i>	<i>Croesus septentrionalis</i>
<i>Isocratus vulgaris</i>	<i>Aphis brassicae</i>	— —	<i>Nematus croceus</i>
<i>Itopectis conquisitor</i>	<i>Archips argyrosbila</i>	— —	<i>Pristiphora sp.</i>
— <i>masculator</i>	<i>Phytonomus variabilis</i>	— —	<i>Selandria ovata</i>
<i>Ixodiphagus caucurtei</i>	<i>Ixodes ricinus</i>	— <i>liosternus</i>	<i>Lygaeonematus pini</i>
— <i>texanus</i>	<i>Rhipicéphalus texanus</i>	— <i>multicolor</i>	<i>Lophyrus polytomus</i>
<i>Labena apicalis</i>	<i>Chrysobothris femorata</i>	— —	<i>Pteronus ferrugineus</i>
<i>Laelius anthrenivorus</i>	<i>Anthrenus musaeorum</i>	— —	<i>Pristiphora sp.</i>
— <i>perrisi</i>	<i>Anobium villosum</i>	— <i>variegatus</i>	<i>Nematus gallicola</i>
— <i>tibialis</i>	<i>Sinoxylon sexdentatum</i>	— —	<i>Pteronus pavidus</i>
<i>Lamachus marginatus</i>	<i>Diprion pini</i>	— <i>wahlbergi</i>	— <i>sp.</i>
— —	<i>Lophyrus pini</i>	<i>Mesoleptus pallida</i>	<i>Tenthredinidae</i>
— <i>silvarum</i>	— <i>sertifex</i>	<i>Mesopolobus fasciventris</i>	<i>Conchylis ambigua</i>
<i>Lamprotatus alpestris</i>	<i>Phytomyza asclepiadeae</i>	— —	<i>Oenophthira pilleriana</i>
<i>Lariophagus distinguendus</i>	<i>Calandra granaria</i>	<i>Mesostenus pomonellae</i>	<i>Carpocapsa pomonella</i>
— <i>texanus</i>	<i>Anthonomus grandis</i>	<i>Metastenus acanthocini</i>	<i>Acanthocinus obsoletus</i>
— —	<i>Bruchus sallai</i>	<i>Meteron archipsidis</i>	<i>Archips argyrosbila</i>
<i>Lastrostizus sternocerus</i>	<i>Pontania femoralis</i>	— <i>chrysophthalmus</i>	<i>Eurypara urticae</i>
<i>Lathromeris cicadae</i>	<i>Tibicen septendecim</i>	— <i>icterius</i>	<i>Anthonomus pomorum</i>
<i>Limneria blackburni</i>	<i>Phlyctaenia stellata</i>	— <i>laphygmae</i>	<i>Laphygma frugiperda</i>
— <i>dubitata</i>	<i>Laphygma frugiperda</i>	— <i>lionotus</i>	<i>Tenthredinidae</i>
— <i>gracilis</i>	<i>Plutella maculipennis</i>	— <i>mamestrae</i>	<i>Mamestra trifolii</i>
— <i>hawaiiense</i>	<i>Hymenia fascialis</i>	— <i>niger</i>	<i>Pericallia syringaria</i>
— <i>tibiator</i>	<i>Plutella maculipennis</i>	— <i>pulchricornis</i>	<i>Agrotis strigula</i>
<i>Limnerium majalis</i>	<i>Oenophthira pilleriana</i>	— <i>scutellator</i>	<i>Abraxas pantaria</i>
— <i>validum</i>	<i>Euproctis chrysorrhoea</i>	— <i>trachynotus</i>	<i>Tortrix fumiferana</i>
— —	<i>Hyphantria cunea</i>		(Fortsetzung folgt.)
— —	<i>Lymantria dispar</i>		
<i>Limnodytes gerriphagus</i>	<i>Gerris remigis</i>		
<i>Lissonota setosa</i>	<i>Cossus cossus</i>		
— <i>varicosa</i>	<i>Tetropium castaneum</i>		
<i>Litus cynipseus</i>	<i>Limnobates sp.</i>		
— <i>krygeri</i>	<i>Ocypris olens</i>		
<i>Lochites auriceps</i>	<i>Lasioptera portulacae</i>		
<i>Lophyprolectus oblongopunctatus</i>	<i>Lophyrus sertifer</i>		
<i>Macrocentrus infirmus</i>	<i>Hydroecia micans</i>		
— <i>plesius</i>	<i>Crambus sp.</i>		
<i>Macrodyctium omiodivorum</i>	<i>Omiodes accepta</i>		
<i>Megastigmus nigrovariegatus</i>	<i>Clisiocampa plumalis</i>		
<i>Melittobia acasta</i>	<i>Anthidium caturigense</i>		
— —	<i>Chalicodoma muraria</i>		

57. 89 Parnassius (43. 36)

### Parnassius-Aberrationen, Varietäten und Monstrositäten aus der Sammlung des Herrn Franz Philipps in Köln a. Rh.

Von Georg Haude.

Mit 2 Abbildungen.

Es ist ein Apollo ♂, welches im Jahre 1908 auf der Salletalpe am Königssee bei Berchtesgaden erbeutet wurde. Das Tier könnte also zur Bartholomäus-Rasse gehören, ohne daß deren Charakteristikum zum Ausdruck gekommen wäre.

In den Figuren 1 und 2 sind Ober- und Unteransicht des Tieres dargestellt.

Die vier Flügel sind in bezug auf Rippenverlauf und Zeichnung normal, die beiden linken auch in bezug auf Größe.

Der linke Vorderflügel ist  $37\frac{1}{2}$  mm lang, der rechte nur 36 mm. Dieser Unterschied ist nicht sehr auffallend. Die Monstrosität beruht darin, daß der rechte Hinterflügel im Verhältnis zum ganzen Tiere viel zu klein ist.



Fig. 1. *P. apollo*, Monstrosität. Oberansicht. Von der Salletalpe am Königssee 1908. Kollektion Franz Philipps in Köln a. Rh.

Während der linke Hinterflügel  $20\frac{2}{30}$  mm mißt, mißt der rechte nur  $14\frac{2}{24}$  mm.

Besonders interessant ist bei dieser Monstrosität, daß auch im kleinen Hinterflügel alle Rippen glatt und normal verlaufen. Es hat bei der Entwicklung des Tieres im Puppenzustand kein äußerer Druck oder irgendwelche Einschnürung stattgefunden, sondern der kleine Flügel scheint schon auf das erste Vorstadium, die Individualität des Eis, zurückzuführen, in diesem angelegt, gewollt zu sein.



Fig. 2. *P. apollo*, Monstrosität. Unteransicht. Von der Salletalpe am Königssee 1908. Kollektion Franz Philipps in Köln a. Rh.

Darum macht wohl das Tier trotz seiner Monstrosität bei längerer Betrachtung auf mich den Eindruck, als ob das alles, trotz des Mangels an Symmetrie, ganz selbstverständlich wäre.

Es wäre interessant gewesen, wenn man die Vorstadien des Tieres hätte beobachten können. Ich

vermute, daß nur die Puppe auf die Abnormität der Imago hingewiesen hätte. Ebenso interessant wäre es, zu wissen, ob eine solche Abnormität erblich ist. Darum wäre es zu empfehlen, wenn die Sammler alle monströsen ♂♂, welche sie erbeuten, falls dies möglich ist, zur Copula bringen, und alle monströsen ♀♀ ihre Eier ablegen lassen wollten, um weiter zu züchten.

57. 89 Parnassius

### „Parnassiana“

VIII.

#### Noch einmal über den Linnéschen Apollo.

##### ♂) Die Nominatform.

Von *Felix Bryk* (Finnland).

Mit 10 Abbildungen.

(Schluß.)

Die Hinterflügelbasis ist in der Regel reduziert, wie auf Fig. 7, 8, 9, 10. Die Basalschwärze der Neotype <sup>1)</sup> ist aberrativ. Ich habe nur ein paar Exemplare mit solch einer Basalschwärze erbeutet. Ein ♂ (c. m. Torsburg) hat die Hinterflügel glasig eingesäumt. Selten sind Männchen mit oblongem Hinterrandflecke, und fast sizilianischen Augen; es fehlt ihnen das Schwänzchen des Subkostalbändchens, wie auf Fig. 9, und der Zellrandfleck ist ausgezackt, indem sein ultrazellulärer Teil zwischen  $R_3$  und  $R_4 + 5$  nicht schwarz ausgefüllt ist. Noch seltener sind ♂ mit magnifiken Augen (Fig. 8. Seite 1913), wovon Uebergänge in verschied. Koll. (coll. Ney, Kertesz, Prinke, Moltrecht, stecken). Die Flügelgröße variiert zwischen  $35\frac{1}{2}$  (c. m.) bis 41 (♂ in coll. m., Jaekel). Das auf Fig. 9 von der Torsburg stammende Männchen (c. m.), das ich im „Archiv“ besprochen habe, ist wegen seiner *Luehdorfia*-Vorderflügelform bemerkenswert.

Diese Rasse ist nun beschrieben, es bleibt mir nur noch übrig, ihr Verhältnis zu anderen Rassen zu besprechen. Während Parnassiuskenner wie Dr. Pagenstecher, Sheljuzhko, Dr. Fischer, Prof. Jordan, Aichele, Dr. Moltrecht über die Entdeckung dieser Tiere angenehm erstaunt waren und ihnen größte Aufmerksamkeit schenkten, haben sich die Berufssammler, die an einem Falter nichts Interessanteres als tadellose Präparation und „Riesen“größe suchen, ablehnend verhalten. Manche Herren haben mir bis heute die Falter noch nicht bestätigt, obwohl es besonders auffällige Tiere waren oder zertrümmert zurückgeschickt. Ein als „Parnassius-Autor“ bekannter Herr — *nomina sunt odiosa* — hatte die Tiere lange bei sich gehalten, sie dann retourniert mit dem Bemerkten, sie wären von *v. geminus* kaum zu unterscheiden; ein Jahr früher hatte er diese Tiere zu *v. nivatus* gezogen. Die Männchen ähneln auf den ersten Blick wirklich stark dem jurassischen Apollo, zeigen aber bei genauem Vergleiche Unterschiede, die nicht von der Hand abzuweisen sind, vor allem die Geste der Submarginalbinde. Die Weibchen haben mit den Jurassiern nichts zu schaffen, sie ähneln schon mehr den Tiroler ♀

<sup>1)</sup> Vgl. „Soc. ent.“ Vol. XXVII No. 21 pag. 97 Fig. 4.

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

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Societas entomologica](#)

Jahr/Year: 1914

Band/Volume: [29](#)

Autor(en)/Author(s): Haude Georg

Artikel/Article: [Parnassius-Alberrationen, Varietäten und Monstrositäten aus der Sammlung des Herrn Franz Philipps in Köln a. Rh. 18-19](#)