Zur Kartierung von Großpilzen in und außerhalb der Bundesrepublik Deutschland (Mitteleuropa). IV Ausweitung des Kartierungsprogramms Verbreitung ausgewählter Agaricales und Russulales

(mit einem Beitrag von J. Stangl)

G. J. KRIEGLSTEINER

Pädagogische Hochschule, Abteilung Biologie, D-7070 Schwäbisch Gmünd, Auf dem Hardt. – D-7071 Durlangen, Beethovenstraße 1

Eingegangen am 31.12.1978

Krieglsteiner, G. J. (1979) — Mapping of Macromycetes in and outside of the Federal Republik of Germany (Central Europe). IV. Distribution map of selected *Agaricales* and *Russulales* Z. Mykol. 45 (1): 73-128

K e y W o r d s: Macromycetes, Agaricales, Russulales, mapping, geographical distribution, ecology.

A b s t r a c t: By December 31, 1978, 26530 collections of species covered by mapping list I (150 species) were recorded for 2169 different MTB-areas (MTB = topographical map 1: 25 000). The number of contributors increased to 220. The mapping programme has been extended by another 250 species to 400. Details of a parallel programme being conducted in the German Democratic Republic (GDR) are given. The report includes comments on already published species. Distribution maps of 31 selected fungi (Agaricales, Russulales) are given and ecological data are discussed.

Zusammenfassung: Bis zum 31.12.1978 konnten in 2169 MTB-Feldern der BR Deutschland 26530 Fundpunkte von Arten der Liste 001-150 gezählt werden. Die Zahl der Kartierer stieg auf 220 an. Das Kartierungsprogramm wird auf 400 Arten ausgeweitet. Es wird auf ein paralleles Programm in der DDR hingewiesen. Notizen zu bereits publizierten Karten (Z Pilzkd. 43:11-58; Z Mykol. 44: 191-250) folgen. Es werden Verbreitungskarten von 31 ausgewählten Großpilzen der Ordnungen Agaricales und Russulales gegeben und ökologische Daten diskutiert.

1. Zum Stand der Kartierung Ende 1978

Vorliegender Bericht über das Kartierungsprogramm 001–150 der DGfM ist der dritte in Serie. Ein vierter wird 1980 folgen; bis 1982 sollen die Forschungen abgeschlossen sein und sämtliche Karten nach dem dann neuesten Stand in einer geschlossenen Arbeit nochmals vorgelegt werden.

Die 1976 und 1978 gefertigten General-Rasterkarten der "gut, mäßig, kaum und nicht begangenen MTB-Flächen" sind durch Übereinanderprojektion von 10 Karten weit verbreiteter und "häufiger" Arten gewonnen worden. Sie vermittelten einen provisorischen Überblick über den Fortschritt in der pilzfloristischen Erforschung Deutschlands und angrenzender Länder. Wir legen nun eine Dokumentation vor, aus der die genauen Ver-

hältnisse nach dem Stand vom 31.12.1978 für das Gebiet der Bundesrepublik Deutschland (ohne West-Berlin) ersichtlich sind.

Die BR Deutschland umfaßt 2169 Meßtischblätter (Top. Karten 1:25 000), die ganz oder doch überwiegend auf Festland und dem Territorium der BRD liegen; Restareale aus MTB-Flächen, welche größtenteils Wasser überspannen oder zu ausländischen Hoheitsgebieten gehören, sind hier nicht mitgezählt. Auch Berlin ist ausgeklammert, da bei vielen

01.02.03.04.05.06.07.08.09.10.11.12.13.14.15.16.17.18.19.20.21.22.23.24.25.26.27.28.29.30.31.32.33.34.35

```
10
                                                .07.00.00.00.
11
                                                .07.00.44.33.00.07.11.16.01.
                                                .01.01.09.29.28.15.12.02.01.02.
12
13
                                                -00-01-00-00-04-08-17-06-01-06-
                                                   .00.00.01.00.02.09.16.05.01.
                                                         -00-01-12-02-14-05-04-08-
                                                                                                 .00.00.
15
                                                   .01.01.02.02.00.02.13.10.21.30.04.00.01.01.01.01.
16
17
                                                         .00.04.16.04.48.28.17.13.12.02.02.20.15.01.
                                                         .00.05.13.07.25.10.13.01.01.13.41.22.00.
18
19
                                                         .00.00.00.07.18.08.01.18.02.04.00.01.00.
                                                         .00.02.00.02.29.02.01.23.00.02.17.60.38.
20
21
                                                   .00.00.00.00.00.00.01.02.02.02.02.46.40.73.01.
                                                   .00.00.01.00.00.00.00.06.16.38.20.10.52.42.
22
                       .01.11.03.02.27.05.
                                                   .00.00.00.00.00.00.01.09.05.08.50.44.07.36.23.
23
                 .01.08.01.33.02.17.00.02.
                 .02. .05.26.12.01.08.04.00.00.00.02.02.01.00.00.18.37.21.12.34.55.56.02.03.
24
                       .01.01.09.12.00.10.01.00.00.00.12.03.00.00.18.35.39.47.07.39.23.04.02.
25
                       .00.00.00.02.09.02.00.00.00.00.28.01.01.01.00.13.24.05.03.02.24.05.
26
27
                          .01.01.01.00.02.00.00.00.08.17.00.19.00.00.01.13.21.11.34.52.26.17.00.
28
                          .00.00.00.00.01.00.03.09.10.06.12.03.02.09.00.01.14.08.12.24.31.41.29.01.00.
                          .01.00.00.00.00.00.09.32.16.28.09.05.03.04.01.02.04.06.13.11.27.10.16.00.01.19.00.
29
30
                       .02.01.02.04.01.01.05.00.29.22.19.22.01.24.04.03.03.02.01.00.01.25.20.03.00.00.09.
                       .00.00.00.05.05.00.04.01.05.05.17.00.01.01.00.02.02.00.02.11.06.14.03.00.
31
                       .00.04.01.03.00.01.00.00.00.01.01.00.01.02.01.02.02.01.01.03.08.02.01.
32
                 .00.00.01.01.00.00.00.00.00.00.00.00.01.00.02.04.04.16.15.11.09.02.00.00.06.00.
33
                 .01.01.00.00.00.04.01.00.03.07.01.02.05.00.07.16.19.27.44.39.15.12.02.00.02.01.
34
35
                 .00.00.01.01.00.02.04.14.02.02.17.08.01.00.01.03.22.46.36.40.19.00.00.01.00.00.
                        .44.32.02.35.27.05.03.01.63.08.05.00.01.01.45.54.54.39.03.00.00.01.00.00.
```

.01.02.03.04.05.06.07.08.09.10.11.12.13.14.15.16.17.18.19.20.21.22.23.24.25.26.27.28.29.30.31.32.33.34.35

```
.01.27.09.06.11.14.08.18.02.17.09.10.01.29.24.58.57.20.04.00.02.00.01.08.00.01.
37
                .02.09.12.19.41.12.19.27.10.04.01.11.21.04.01.24.24.63.20.26.06.00.00.10.00.00.
38
39
                .02.15.10.05.06.52.37.18.04.14.25.33.06.08.04.02.04.05.09.28.12.05.01.00.01.00.
                .04.09.08.09.40.47.41.09.06.02.11.35.29.28.25.07.16.15.02.16.05.01.02.00.
40
   01.01.04.00.09.17.21.03.10.04.29.16.01.18.14.01.11.13.36.28.07.06.03.05.01.10.09.27.17.
41.
42.00.28,23.01.03.02.10.06.12.07.02.01.00.07.11.04.01.16.16.10.17.11.01.04.50.23.18.20.
    .03.01.02.05.05.10.01.04.07.14.07.04.02.03.11.03.15.11.10.03.11.11.21.11.10.18.25.17.
43
    .01.05.03.01.05.04.02.02.01.06.09.00.02.01.04.15.05.19.09.02.13.32.25.55.27.00.01.09.
44
45
       .03.05.03.07.05.04.02.04.09.05.07.23.13.16.35.04.05.01.04.08.30.38.13.34.
46.
       .05.02.02.10.04.01.01.20.14.26.18.30.31.11.18.04.09.01.09.50.13.18.25.01.
47
    .09.07.04.03.04.09.00.01.03.14.28.15.14.04.09.18.10.10.13.14.33.11.02.07.
    .01.08.27.02.30.03.22.02.05.20.22.28.14.13.17.09.01.00.12.00.09.15.02.01.16.07.
48
49
   00.00.12.10.02.29.11.20.03.00.02.16.20.42.16.16.04.01.01.01.00.02.01.09.24.02.00.
50
    .01.00.05.03.15.04.06.08.04.02.05.20.52.46.39.35.01.04.00.00.02.00.00.00.
    .00.00.00.37.36.20.03.02.08.02.24.41.33.11.19.01.48.00.00.00.01.00.00.00.
51
52.01.00.02.03.01.03.02.11.31.00.06.42.30.56.54.17.03.00.00.38.03.00.00.00.00.
53
       .01.02.12.05.01.47.25.01.07.12.12.08.30.00.15.01.00.03.01.01.00.00.03.00.
        .12.02.09.33.17.41.36.41.00.01.00.02.02.04.04.03.00.01.07.00.00.01.02.00.
```

MTB-Punkten nicht ersichtlich ist, ob die Funde aus West- oder Ost-Berlin oder gar aus DDR-Gebiet stammen. Informationen aus umliegenden Ländern (Holland, Belgien, Luxemburg, Frankreich, Schweiz, Österreich, CSSR, DDR) sind uns stets willkommen und wurden, soweit einem MTB zuordbar, stets in unsere Karten aufgenommen, können jedoch in den Tabellen (Abb. 1) nicht berücksichtigt werden; es handelt sich (einschließlich Berlin) um über 4000 Angaben.

```
03.04.05.06.07.08.09.10.11.12.13.14.15.16.17.18.19.20.21.22.23.24.25.26.27.28.29.30.31.32.33.34.35.36.37.38
    57 15,03,02.02.01.01.01.01.01.00.05.26.13.10.20.00.06.00.01.05.00.03.00.01.00.00.01.01.62.63.42.09.08.01.24.03
58 01.03.03.01.09.00.01.01.02.09.14.11.28.22.17.27.28.33.16.14.01.04.03.20.02.00.04.25.36.71.23.07.20.13.33.24
  00.01.00.11.00.00.00.00.00.00.14.30.38.00.06.36.05.21.32.03.00.01.01.00.02.01.00.08.20.32.30.35.20.14.21.07
   00,00,00,00.00.00.00.00.00.01.02.01.04.05.06.05.41.03.41.29.03.00.01.01.01.02.01.00.00.03.00.24.39.72.31.12.05
61 01.13.00.00.00.00.00.01.01.05.16.00.00.10.24.53.14.34.23.18.08.10.18.03.13.07.06.00.02.01.09.33.62.13.06.00
       .07.01.00.00.02.00.00.02.03.03.00.06.39.44.11.11.05.05.06.33.58.08.24.18.00.02.00.01.19.33.48.16.00.01
62
    .00.01.00.00.01.00.00.11.01.06.03.00.02.30.12.27.30.01.02.24.35.02.25.06.00.03.14.19.18.40.14.27.00.00.09
65
    .00.01.17.12.58.10.00.00.00.00.03.00.02.07.45.35.08.18.00.15.17.02.00.00.02.21.09.18.47.46.18.13.13.01.01
    .00.06.32.11.48.49.02.00.55.02.26.09.14.05.25.07.01.02.00.00.03.01.05.01.01.14.23.73.58.45.25.26.03.06.01
65
       .34.23.09.09.63.57.04.06.47.45.24.07.49.26.00.23.15.00.05.05.05.223.00.02.23.23.45.51.42.04.00.00.03
66
          .44.26.46.64.08.28.03.29.30.04.04.33.07.00.25.24.07.17.29.08.10.03.00.09.18.26.63.31.21.00.00.01.19
67
          .03.01.55.66.01.39.31.33.33.28.29.64.07.00.19.43.15.21.12.11.07.10.22.17.13.23.34.25.08.03.00.05.15
68
                         .40.41.28.47.64.56.59.21.34.16.22.33.34.42.20.19.21.11.10.08.36.38.22.14.03.03.19.44
69
                                                           .39.40.41.42.43.44.45.46.47.48.
                .39.40.41.42.43.44.45.46.
                .04.
                                                            .03.01.01.
                                                    65
                .18.
58
                                                            .10.04.00.04.01.
                .00.
59
                                                            .09.26.01.00.07.02.
                .00.02.
                                                    68
                                                            .08.09.05.10.21.35.33.
                .00.01.
61
                                                            .25.14.09.13.22.22.40.02.
                                                    69
                .01.01.
62
                                                                             .03.12.02.
                                                    70
63
                .03.06.01.
                                                                             .00.04.04.05.
                                                    7
                .10.00.06.
                                                                             .11.07.01.01.
```

```
11.12.13.14.15.16.17.18.19.20.21.22.23.24.25.26.27.28.29.30.31.32.33.34.35.36.37.38.39.40.41.42.43.44.45.46
                       .24.50.54.56.16.30.44.12.55.50.75.79.41.22.27.01.04.21.31.07.06.01.04.24.32.10.03.02.27.04.11.
70
                       .05.66.55.55.43.41.64.28.63.59.89.73.67.25.13.04.03.12.12.05.05.00.06.16.02.03.01.00.01.05.06.
71
                       .14.56.56.51.47.14.83.60.67.61.75.68.64.48.34.08.13.05.05.05.10.01.19.10.00.03.00.00.06.04.02.
72
                 .01.33.41.19.45.52.35.57.57.49.46.54.39.54.42.19.08.29.04.03.00.07.05.00.00.01.13.19.18.04.01.01.02.
73
                 .05.16.27.41.44.37.16.65.35.41.17.18.28.27.16.01.06.15.05.18.17.02.05.01.00.32.19.09.01.00.00.00.01.03
74
           .04.06.22.19.43.22.15.35.53.36.12.06.32.51.37.39.05.34.58.44.46.04.01.02.03.17.00.00.01.00.00.00.10.01.04.06.02.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.43.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.22.19.
75
           .02.22.17.03.11.01.04.20.04.06.17.11.54.58.17.08.11.30.57.50.45.11.01.18.02.08.01.01.€1.00.00.00.01.3.04.00
76
77 07.20.04.10.44.18.10.09.27.05.07.10.09.16.03.15.00.20.23.48.20.39.02.29.47.32.00.01.05.29.11.03.25.26.
78 06.37.62.01.17.33.48.11.07.06.01.05.02.39.27.17.01.02.14.06.44.42.48.43.33.02.16.02.07.30.57.29.15.
79 10.16.32.31.16.38.44.24.10.19.48.15.18.65.41.19.00.01.10.00.17.33.51.44.61.21.30.07.45.04.10.33.33.
80 03.18.14.37.33.46.25.20.04.02.00.07.35.63.19.04.01.01.32.00.00.38.35.20.42.17.03.09.00.05.22.60.30.
81 03.22.46.55.54.46.14.01.02.04.00.10.43.47.42.22.01.00.05.13.23.10.21.18.30.28.09.01.02.08.47.31.04.
82 04.40.43.47.08.07.05.04.12.42.25.02.58.54.57.27.10.02.02.03.12.10.06.09.19.18.15.06.11.04.07.14.17.14.
                                                                                                                                                                                                   .04.00.14.08.
      02.60.27.03.13.01.08.58.23.05.05.27.49.63.59.34.05.01.03.19.05.10.18.15.15.08.04.05.
83
                                                                                 .00.05.02.02.02.00.03.02.03.06.00.02.01.
                                                                                                                                                                                                                      .04.
84
           .00.00.00.00.00.00.
                                                                                                                                                                                                                      .02.
                                                                                                     .11.08.04.
                                                                                                                                       .34.35.25.03.
85
                                                                                                      .05.22.02.
```

Abb. 1: Zahlen der in den MTB-Flächen der Bundesrepublik Deutschland festgestellten Kartierungspilze der Liste 001-150, Stand 31.12.1978

Für die 2169 MTB-Felder der BR Deutschland (ohne Berlin) liegen nun 26 530 Informationen vor, wobei pro Pilzart und MTB-Fläche nur eine Meldung gezählt wurde. Bei 144 für das Gesamt-Areal sicher nachgewiesenen Species ergibt sich ein Durchschnitt von 184 MTB-Punkten pro Art (wobei zu berücksichtigen ist, daß etwa 10 Arten mit nur einem oder 2–4 Punkten vertreten sind). Pro Feld wurden durschnittlich 12 Arten gemeldet. Aus etwas über 300 Flächen ist noch keine Information eingegangen, und für etwa dieselbe Zahl von Meßtischblättern gilt, daß nur sporadisch und bis zu fünf Arten gemeldet wurde. Berücksichtigt man diese Areale nicht, so erhöht sich der Durchschnitt für die übrigen auf 18–20.

Die meisten Meldungen stammen aus Süddeutschland. Die MTB 7124 (Schwäbisch Gmünd-Nord) und 7220 (Stuttgart-Südwest) liegen mit 89 bzw. 83 Punkten vorne. Die höchste Meldedichte ist für den Inneren Schwäbisch-Fränkischen Wald (Ostwürttemberg) zu verzeichnen, wo die Informationen zwischen 73 und 89 pendeln. Als sehr gut erforscht können auch Teile des Coburger Landes (5832:71 Punkte), der Umgebung von Bayreuth (6035:72 Punkte), von Nürnberg (6531:73), in Norddeutschland die Gegend um Lübeck (2030:60 Punkte!) bezeichnet werden, und grundsätzlich alle MTB, die 50 und mehr Meldungen aufzuweisen haben. Sieht man von den montanen Albies-alba-Spezialisten und von an Sonderstandorte gebundene Arten ab, so besteht das öfters bemängelte "Süd-Nordgefälle" eher deshalb, weil im Norden weniger Mitarbeiter und Arbeitsgemeinschaften sind als südlich des Mains, weniger deshalb, weil im Norden insgesamt geringere Artenzahlen anzutreffen seien.

Auch in Süddeutschland sind regionale Gefälle zu verzeichnen, und so appellieren wir an die Mitarbeiter und Arbeitskreise, ihre Gebiete gezielt auszuweiten oder zu verlagern und Kontakt untereinander aufzunehmen, damit Mehrfachbearbeitungen desselben MTB nach Maß verhindert werden. Als beispielhaft für die Zusammenarbeit regionaler Arbeitsgemeinschaften kann die "Arealabgrenzung", der Informationsaustausch und die Koordinierung zwischen den Arbeitskreisen in Coburg, Bayreuth, Nürnberg/Roth, Ostwürttemberg, Ulm und Wangen i. Allgäu bezeichnet werden (mit Stützpunkten in Heilbronn, Rothenburg, Schwarzenbach und Biberach); gemeinsam werden Kartierungsexkursionen in zwischenliegende, bislang unbearbeitete Gebiete durchgeführt.

Als sehr erfreulich ist festzustellen, daß 1978 ungemindert viele umfassende und detaillierte Meldungen zugingen, auch phänologische und sozio-ökologische Daten sowie diverses Belegmaterial, wofür wir allen Kontributoren unseren aufrichtigen Dank aussprechen. Wir verbinden diesen mit der Bitte, die Aktivität möge auch die kommenden Jahre nicht erlahmen. Wir danken auch für die Bereitstellung weiterer lokaler und regionaler Fundlisten und für Hinweise auf Literatur.

Die Zahl der Mitarbeiter ist auf 220 angestiegen. Viele taten sich zu Arbeitskreisen zusammen, die wie oben an einem Beispiel gezeigt, ans Werk gehen. Besonders wollen wir auch die Mitarbeit ausländischer Pilzfreunde erwähnen.

Unser Appell, über die bislang aufgeworfenen 300 Arten hinaus alle eindeutig determinierten Species in MTB-Fundlisten und -Fundkarteien aufzunehmen, damit wir künftig entsprechende Informationen rascher abrufen können, wenn weitere Arten und/oder systematische bzw. ökologische Gruppen gefragt sind, wurde von nicht wenigen Mitarbeitern befolgt. In diese Richtung argumentierte neulich auch Bresinsky (1978). Vermeintliche Erstfunde von Agaricales sensu lato in der Bundesrepublik sollten an ihn weitergemeldet werden (oder über uns an ihn); er organisiert auch die Fortschreibung der "Übersicht der in der BR Deutschland beobachteten Blätter- und Röhrenpilze" (vergl. Bresinsky & Haas1976).

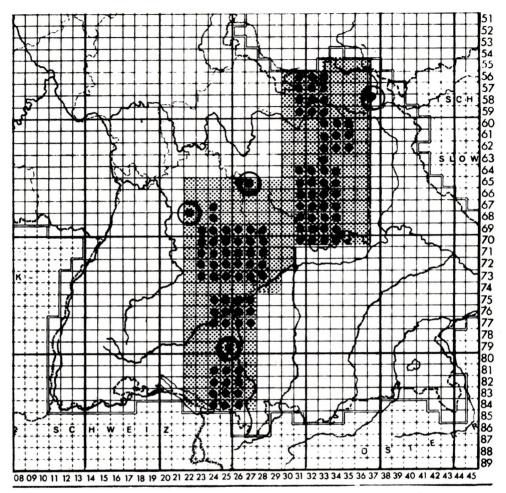


Abb. 2: Gemeinsames Beobachtungsareal der pilzfloristischen Arbeitsgemeinschaften in Coburg, Bayreuth, Nürnberg/Roth, Ostwürttemberg, Ulm und Wangen i. Allgäu. Die engeren Arbeitsgebiete sind gepunktet, die Stützpunkte durch Kreise dargestellt.

2. Bisher nicht genannte Mitarbeiter

Adam, Helmut, Borken – Bender, Hans, Mönchengladbach – Besl, Dr. Helmut Regensburg – Bloid, Helmut, Gröbenzell – Bremer, Lothar, Solingen – Fuchs, Gerhard, Heilbronn – Greiner, Gustav, Regensburg – Hilber, Dr. Oswald, Regensburg – Köhler, Erich, Künzelsau – Korth, Dr. Ulrich, Bad Kreuznach – Nienhaus, Heinz-Adalbert, Kranenburg – Mühlfenzl, Karl, Regensburg – Paechnatz, Ernst, Berlin – Priebe, Winfried, Herne – Rastetter, Vincent, Habsheim (Elsaß) – Rathausky, Wolfgang, Werbach – Runck, Gerd, Kapellen-Drusweiler – Siebenrock, Karl-Heinz, Radolfzell – Stahl, Dr. Ursula, Freiburg – Staudt, E., Leonberg – Rossmeissl, Rudolf, Roth – Thomas, Helmut, Sehnde – Welte, Hubert, Sulzbach/Taunus – Zieboll, Wolfenbüttel.

3. Ausweitung der Kartierungsarbeit

1978 ist eine zweite Kartierungsliste vorgestellt worden, die von einem Team gefaßt wurde: Nummern 151-300. Fast alle, welche am Programm 001-150 mitgearbeitet ha-

ben, sandten uns inzwischen auch Informationen zu 151-300 ein, so daß das Wissen über die Chorologie und Ökologie dieser Species ebenfalls stark fortschreitet. Von einigen Mitarbeitern wurde jedoch kritisiert, diese Liste enthalte zu viele seltene, schwer auffindbare Taxa, weil die Spezialisten wohl die sie interessierenden Sippen eingebracht hätten und weniger an den "Amateur in der Provinz" gedacht worden sei.

Der folgende Ausweitungsvorschlag ist der vorerst letzte. Er vereinigt mehrere Anregungen aus dem Kreis der Mitarbeiter:

- 1. Die hier vorgelegte Liste 301-400 führt insgesamt wieder etwas leichter auffindbare, weniger seltene Arten an. Sie wird denjenigen zugesandt, welche ihre Bereitschaft zur Bearbeitung erkennen lassen. (s. S. 79)
- 2. Wir testen den Vorschlag, ganze systematische Gruppen abzurufen. Zwar stehen wir diesem Gedanken nicht ohne Skepsis gegenüber, da kaum eine taxonomische Gruppe ohne kritische Sippen existiert und zudem die Gefahr besteht, daß sich dann nur die jeweiligen Spezialisten aufgerufen fühlen könnten, doch wollen wir den Versuch wagen. Wir schlagen als Testgruppe die insgesamt wohl bekannteste Ordnung der *Boletales* (Röhrlinge, Schmierlinge, Kremplinge) vor, von welcher nicht wenige Arten ja schon in den Programmen 001–400 enthalten sind. Außerdem erachten wir es als sinnvoll, daß die derzeit für die BR Deutschland zusammengestellten Gastromyceten (vergl. Z Mykol. 44 S. 196) auch floristisch bearbeitet werden.

Vergleichen wir die Kartierung in den beiden deutschen Staaten, zu wird ein Nachholbedarf in der Bundesrepublik - nicht nur bei den Gasteromyceten - offensichtlich. In "Boletus" berichten H. Kreiselet al (1978), der Arbeitskreis Mykologie des Zentralen Fachausschusses Botanik beim Kulturbund der DDR habe erstmals eine Reihe von Pilzarten ausgewählt, die auf dem Gebiet der DDR langfristig kartiert werden sollen. Die neue Serie umfasse Arten, die (u. a.) "im Rahmen der Erfassung von Veränderungen in der Pilzflora der DDR von Bedeutung sind". Dies scheint uns ein wesentlicher Punkt zu sein, wurde doch auch in der Bundesrepublik eine starke Fluktuation festgestellt: neben Arten mit starker Ausbreitungstendenz (Anthurus archeri, Langermannia gigantea, Pycnoporus cinnabarinus, Phallus impudicus, Schizophyllum commune etc. sind eine Reihe solcher zu verzeichnen, die offenbar deutlich seltener werden und regional ganz zu verschwinden drohen (vergl. z. B. Haas (1978) und Winterhoff (1978) sowie die "Vorläufige Rote Liste der gefährdeten Großpilze in Baden-Württemberg" (Winterhoff et al. 1978) wie Boletus satanas, regius, fechtneri etc., weil ihre Areale zerstört werden, wobei Trockenrasen und Feuchtgebiete besonders gefährdet sind, andere wegen zu starken Sammelns und Zerstörung der Myzelien, eine Reihe von kalkliebenden Arten generell wegen der zunehmenden "sauren" Niederschläge, die zudem hochgradig wirkende Zellgifte enthalten, wogegen bekanntlich Flechten und gewisse Pilzmyzelien besonders empfindlich scheinen ("Flechtenkartierung" etc.)

Viele der von Kreiselet al (1978) vorgeschlagenen Kartierungspilze für die DDR sind in unseren Listen ebenfalls enthalten. Hier seien nur diejenigen erwähnt, welche in der Bundesrepublik noch nicht aufgerufen wurden, und somit wird dem Kartierer anheimgestellt, sich auch um diese Species zu bemühen. Aus der Liste, die in der DDR nach Geländeerfahrung häufiger werden, gehören ihnen an:

Agaricus bernardii (Quel.) Sacc., Dünen-Egerling Conocybe intrusa (Beck) Sing., Ansehnliches Samthäubchen Lyophyllum ulmarium (Bull ex Fr.) Kühn., Ulmen-Rasling Phellorinia herculeana (Pers.) Kreisel, Korkstäubling Pleurotus cornucopiae Paul ex Fr., Rillstieliger Seitling

Liste Nr. 301-400

301 Aeruginospora (= Hygrotrama) foetens 302 Agaricus placomyces agg. 303 Amanita crocea 303 Amanita celae 304 Amanita eliae 305 Amanita gemmata 306 Amanita gemmata 307 Boletus erythropus 308 Boletus uridus 309 Boletus queletii 309 Boletus queletii 309 Boletus queletii 300 Boletus queletii 300 Boletus queletii 301 Boletus queletii 302 Agaricus queletii 303 Boletus queletii 303 Boletus queletii 304 Lactarius porlinisis 307 Lactarius porlinisis 308 Boletus queletii 309 Boletus queletii 300 Boletus queletii 301 Boletus queletii 302 Lactarius of Lac				
Amanita crocea 352 Lactarius bresadolianus 304 Amanita eliae 353 Lactarius chrysorrheus 305 Amanita gemmata 353 Lactarius glutinopallens 306 Amanita pantherina 355 Lactarius glutinopallens 307 Boletus erythropus 356 Lactarius politinopallens 308 Boletus erythropus 356 Lactarius politinosus 308 Boletus luridus 357 Lactarius politinosus 308 Boletus queletii 358 Lactarius torminosus 310 Boletus speciosus 359 Lactarius volemus 310 Boletus speciosus 359 Lactarius volemus 311 Bovista paludosa 360 Leccinum rocipodius 312 Calocybe constricta 361 Leccinum holopus 362 Lepista glaucocana 363 Leccinum holopus 363 Leciarius volemus 364 Leucopaxillus amarus 365 Leriarius volemus 366 Leconum holopus 367 Leciarius volemus 368 Leciarius volemus 369 Lecinum holopus 360 Microphale brassicolens 360 Leciopaphi braintina 360 Microphale brassicolens 360 Limacella illinita 360 Microphale brassicolens	301	Aeruginospora (= Hygrotrama) foetens	350	Laccaria bicolor
Amanita eliae 305 Amanita gemmata 306 Amanita gemmata 307 Amanita gemmata 308 Amanita pantherina 308 Amanita pantherina 309 Amanita pantherina 309 Amanita pantherina 300 Amanita pantherina 301 Boletus erythropus 302 Boletus ulridus 303 Boletus ulridus 309 Boletus queletii 309 Boletus speciosus 310 Boletus speciosus 311 Bovista paludosa 312 Calocybe constricta 313 Bovista paludosa 314 Calocybe constricta 315 Calocybe constricta 316 Leucoephala 317 Calocybe constricta 318 Calosypha fulgens 319 Calocybe coloria 310 Calocybe colorial 311 Calosypha fulgens 312 Chroogomphus rutilus 313 Calosypha fulgens 313 Calosypha fulgens 314 Clavariadelphus junceus 315 Chroogomphus rutilus 316 Clavariadelphus junceus 317 Clavariadelphus junceus 318 Clavariadelphus junceus 319 Clitocybe dodra 310 Clitocybe odora 311 Clitocybe odora 312 Clitocybe odora 313 Clitocybe odora 314 Clitocybe odora 315 Chroogomphus rutilus 316 Clitocybe odora 317 Mutinus calegans 318 Creolophus cirrhatus 319 Creolophus cirrhatus 310 Amanita panthystina 311 Mutinus clegans 312 Creolophus cirrhatus 313 Amanita panthystina 314 Mycena adonis 315 Amanita panthystina 316 Amanita panthystina 317 Mycena adonis 318 Mycena adonis 319 Mycena adonis 310 Mycena adonis 310 Mycena adonis 311 Mutinus clegans 312 Mycena adonis 313 Mycena adonis 314 Mycena adonis 315 Mycena adonis 316 Mycena adonis 317 Mycena adonis 318 Mycena rutinomarginata 319 Mycena adonis 310 Mycena adonis 310 Mycena adonis 311 Mycena adonis 311 Mycena adonis 312 Mycena adonis 313 Mycena adonis 314 Mycena adonis 315 Mycena adonis 316 Mycena adonis 317 Mycena adonis 318 Mycena adonis 319 Mycena adonis 310 Mycena adonis 310 Mycena adonis 310 Mycena adonis 311 Mycena adonis 311 Mycena adonis 311 Mutinus clegans 312 Mycena adonis 313 Mycena adonis 314 Mycena adonis 315 Mycena adonis 316 Mycena adonis 317 Mycena adonis 318 Mycena adonis 319 Mycena adonis 310 Mycena adonis 310 Mycena adonis 311 Mycena		0 1 , 00		
306 Amanita gemmata 306 Amanita gemmata 306 Amanita pantherina 307 Boletus erythropus 308 Boletus luridus 309 Boletus queletii 309 Boletus queletii 310 Boletus queletii 311 Bovista paludosa 312 Calocybe constricta (incl. leucocephala) 313 Caloscypha fugens 314 Chroogomphus helveticus 315 Chroogomphus helveticus 316 Clavariadelphus junceus 317 Clavariadelphus ligula 318 Clavariadelphus ligula 319 Clitocybe chayforgamma 310 Clitocybe doora 311 Clocybe doora 312 Calocybe fugens 313 Caloscypha fugens 314 Chroogomphus rutilus 315 Chroogomphus rutilus 316 Clavariadelphus ligula 317 Clavariadelphus ligula 318 Clavariadelphus ligula 319 Clitocybe doora 310 Clitocybe doora 311 Clitocybe odora 312 Clitocybe odora 313 Clocybe fugens 314 Clitocybe doora 315 Clocybe individud 367 Mutinus caninus 316 Clavariadelphus ligula 317 Mutinus caninus 318 Clavariadelphus ligula 319 Clitocybe hydrogramma 310 Clitocybe odora 311 Clitocybe odora 312 Clitocybe odora 313 Clocybe individud 370 Mutinus caninus 314 Clitocybe doora 315 Choogompus and the properties of the	110000			
Amanita pantherina 355				
Boletus luridus 356				
Boletus luridus 357				
Boletus queletii 358				Lactarius porninsis
Boletus speciosus 359				
Bovista paludosa 360 Leccinum crocipodius				
312 Calocybe constricta (incl. leucocephala) 361 Lecinum holopus (incl. leucocephala) 313 Calocypha (ligens) 362 Lepista glaucocana 314 Chroogomphus rutilus 364 Leucopaxillus mirabilis 315 Chroogomphus rutilus 365 Limacella illinita 316 Clavariadelphus junceus 366 Lyophyllum connatum 317 Clavariadelphus junceus 366 Lyophyllum connatum 318 Clavulina amethystina 368 Megacollybia 319 Clitocybe clavipes (Oudemansiella) platyphylla 320 Clitocybe odora 370 Mutinus caninus 321 Clitocybe odora 370 Mutinus caninus 322 Collybia confluens 371 Mutinus caninus 323 Creolophus cirrhatus 372 Mutinus ravenelii 324 Flammulina velutipes 373 Mycena acicula 325 Flammulina velutipes 373 Mycena acicula 326 Geastrum fimbriatum 375 Mycena citrinomarginata 327 Geastrum fimbriatum 376 Mycena rubromarginata		Control of the contr		Lactarius volemus
(incl. leucocephala) 362 Lepista glaucocana 313 Caloscypha fulgens 363 Leucopaxillus marus 364 Leucopaxillus marus 365 Limacella illinita 366 Lyophyllum connatum 367 Marasmius rotula 368 Megacollybia 369 Megacollybia 360 Clavariadelphus ligula 360 Megacollybia 360 Megacollybia 361 Clavariadelphus ligula 361 Marasmius rotula 362 Clitocybe clavipes 363 Megacollybia 364 Megacollybia 365 Megacollybia 366 Megacollybia 367 Mutinus caninus 368 Megacollybia 369 Megacollybia 360 Megacollybia 360 Megacollybia 360 Clitocybe odora 370 Mutinus caninus 371 Mutinus caninus 372 Collybia confluens 373 Mutinus ravenelii 374 Flammulina velutipes 375 Mycena adonis 376 Mycena adonis 377 Mycena adonis 378 Mycena adonis 379 Mycena adonis 370 Mycena rubromarginata 370 Geastrum funbriatum 370 Geastrum funbriatum 371 Mycena rubromarginata 372 Geastrum furfescens 373 Mycena rubromarginata 374 Mycena haematopoda 375 Mycena rubromarginata 376 Mycena rubromarginata 377 Mycena rubromarginata 378 Mycena zephirus 379 Mycena zephirus 370 Hericium erinaceus 370 Mycena zephirus 371 Hericium ramosum 371 Mycena rubromarginata 372 Mycena zephirus 373 Hohenbuehelia longipes 374 Mycena zephirus 375 Hallogaster saccatus 376 Hydropus marginellus 377 Mycena rubromarginata 378 Mycena zephirus 379 Mycena zephirus 370 Mycena zephirus 370 Mycena zephirus 371 Hydropus marginellus 372 Phallogaster saccatus 373 Hydropus marginellus 374 Hydropus marginellus 375 Hydropus marginellus 376 Hydropus marginellus 377 Hydrophorus erubescens 378 Rhodocybe intellina 379 Hygrophorus hypothejus 370 Russula artorpurpurea 371 Hygrophorus piceae 372 Russula artorpurpurea 373 Hygrophorus piceae 374 Hygrophorus persicolor 375 Russula artorpurpurea 376 Hygrophorus persicolor 377 Hygrophorus persicolor 378 Hygrophorus persicolor 379 Russula artorpurpurea 380 Hygrophorus persicolor 381 Hygrophorus persicolor 382 Hygrophorus queletii 383 Hygrophorus queletii 384 Hygrophorus queletii 385 Hygrophorus queletii 386 Hygrophorus queletii 387 Hygrophorus queletii 388 Hygrophorus queletii 3				Leccinum crocipodius
314 Chroogomphus helveticus 315 Chroogomphus helveticus 316 Chroogomphus helveticus 317 Clavariadelphus junceus 318 Clavalina amethystina 319 Clitocybe clavipes 320 Clitocybe clavipes 321 Clitocybe hydrogramma 322 Collybia confluens 323 Creolophus cirrhatus 324 Flammulina velutipes 325 Flammulina ononidis 326 Geastrum quadrifidum 327 Geastrum quadrifidum 328 Geastrum fuescens 329 Columnocystis abietina 329 Columnocystis abietina 320 Columnocystis abietina 321 Hericium erinaceus 322 Phallogaster saccatus 333 Hohenbuehelia longipes 344 Hydropus marginellus 355 Hydropus marginellus 366 Rhodocybe mundula 377 Hydropus marginellus 378 Hydropus marginellus 379 Hygrophorus chrysodon 380 Hygrophorus hypotnejus 381 Hygrophorus hypotnejus 382 Hygrophorus pricace 383 Hygrophorus pricace 384 Hygrophorus melizeus 385 Hygrophorus pricace 386 Rhodocybe truncata 387 Hygrophorus melizeus 388 Rhodocybe truncata 389 Russula attropurpurea 380 Russula attropurpurea 381 Hygrophorus pricacel 382 Hygrophorus pricacel 383 Hygrophorus proteininus 384 Hygrophorus pricacel 385 Hygrophorus pricacel 386 Russula attropurpurea 387 Hygrophorus pricacel 388 Rhodocybe midellina 389 Russula pseudointegra 380 Hygrophorus pricacel 381 Hygrophorus pricacel 382 Hygrophorus pricacel 383 Hygrophorus pricacel 384 Hygrophorus pricacel 385 Tricholoma saponaceum 386 Tricholoma saponaceum 386 Tricholoma columbetta 387 Tricholoma saponaceum 388 Inocybe calamistrata	312			Leccinum holopus
314Chroogomphus helveticus364Leucopaxillus mirabilis315Chroogomphus rutilus365Limacella illinita316Clavariadelphus junceus366Lyophyllum connatum317Clavariadelphus ligula367Marasmius rotula318Clavulina amethystina368Megacollybia319Clitocybe chydrogramma369Micromphale brassicolens321Clitocybe odora370Mutinus caninus322Collybia confluens371Mutinus ravenelii323Creolophus cirrhatus372Mutinus ravenelii324Flammulina velutipes373Mycena acicula325Flammulina ononidis374Mycena acirinomarginata326Geastrum quadrifidum376Mycena citrinomarginata327Geastrum rufescens377Mycena rubromarginata328Geastrum quadrifidum376Mycena viridimarginata329Columnocystis abietina378Mycena viridimarginata330Hericium erinaceus379Mycena viridimarginata331Hericium reinaceus379Mycena viridimarginata332Hohenbuehelia longipes382Phallogaster saccatus333Hydropus marginellus381Panellus mitis334Hydropus marginellus384Plutevoboletus lignicola335Hygrophorus erubescens387Rhodocybe intellina336Hygrophorus hypothejus389Rhodocybe runcata339Hygrophorus hypothejus <td></td> <td></td> <td></td> <td>Lepista glaucocana</td>				Lepista glaucocana
315 Chroogomphus rutilus 316 Clavariadelphus junceus 317 Clavariadelphus ligula 318 Clavulina amethystina 319 Clitocybe clavipes 320 Clitocybe clavipes 321 Clitocybe odora 322 Collybia confluens 323 Creolophus cirrhatus 324 Flammulina velutipes 325 Flammulina velutipes 326 Gastrum fimbriatum 327 Geastrum quadrifidum 328 Geastrum rufescens 329 Columnocystis abietina 320 Clitocybe siabietina 321 Glitocybe odora 322 Flammulina velutipes 337 Mycena acicula 332 Flamilina ononidis 34 Mycena adonis 35 Mycena circlinomarginata 36 Mycena intriomarginata 37 Mycena rubromarginata 38 Geastrum rufescens 39 Mycena rubromarginata 30 Hericium erinaceus 310 Hericium erinaceus 311 Hericium ramosum 312 Hohenbuehelia geogenius 313 Hohenbuehelia longipes 328 Hydropus marginellus 339 Hygrocybe coccineo crenata 340 Hydropus marginellus 341 Hydropus marginellus 342 Hydropus marginellus 343 Hygrophorus chrysodon 344 Hygrophorus chrysodon 345 Hygrophorus hyacinthinus 346 Hygrophorus hyacinthinus 347 Hygrophorus hyacinthinus 348 Hygrophorus hyacinthinus 349 Hygrophorus piceae 340 Hygrophorus piceae 341 Hygrophorus piceae 342 Hygrophorus pericolor 343 Hygrophorus pericolor 344 Hygrophorus pudorinus 345 Hygrophorus queletii 346 Hygrophorus queletii 347 Hygrophorus asponaceum 348 Inocybe calamistrata 348 Inocybe calamistrata 349 Tulostoma brumale 340 Hygrophorus russula 340 Ticholoma columbetta 341 Tricholoma columbetta 342 Tricholoma saponaceum 344 Inocybe calamistrata				
316Clavariadelphus junceus366Lyophyllum connatum317Clavariadelphus ligula367Marasmius rotula318Clavulina amethystina368Megacollybia319Clitocybe clavipes(Oudemansiella) platyphylla320Clitocybe hydrogramma369Micromphale brassicolens321Clitocybe codra370Mutinus caninus322Collybia confluens371Mutinus elegans323Creolophus cirrhatus372Mutinus ravenelii324Flammulina velutipes373Mycena acicula325Flammulina ononidis374Mycena acirinomarginata326Geastrum fimbriatum375Mycena citrinomarginata327Geastrum quadrifidum376Mycena rubromarginata328Geastrum rufescens377Mycena rubromarginata329Columnocystis abietina378Mycena viridimarginata330Hericium erinaceus379Mycena viridimarginata331Hericium ramosum380Nidularia farcta332Hohenbuehelia geogenius381Panellus mitis333Hohenbuehelia longipes382Phallogaster saccatus344Hydropus marginellus384Pluteus salicinus335Hygrophorus chrysodon386Rhodocybe mundula336Hygrophorus hypothejus387Rhodocybe iruncata337Hygrophorus hypothejus390Russula atropurpurea341Hygrophorus picaea393Russula cutefra		• .		Leucopaxillus mirabilis
317 Clavariadelphus ligula 318 Clavulina amethystina 329 Clitocybe clavipes 320 Clitocybe hydrogramma 321 Clitocybe hydrogramma 322 Collybia confluens 323 Creolophus cirrhatus 324 Flammulina velutipes 325 Flammulina velutipes 326 Geastrum fimbriatum 327 Geastrum quadrifidum 328 Geastrum rufescens 329 Columnocystis abietina 329 Columnocystis abietina 330 Hericium ramosum 331 Hericium ramosum 332 Hohenbuehelia longipes 333 Hydropus marginellus 334 Hydropus marginellus 335 Hygrophorus chrysodon 336 Hygrophorus chrysodon 337 Hygrophorus gribecus 338 Hygrophorus gribecus 340 Hygrophorus hypothejus 341 Hygrophorus piceae 342 Hygrophorus piceae 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus persicolor 345 Hygrophorus queletii 346 Hygrophorus queletii 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 348 Inocybe calamistrata 359 Micromphale brassicolens 360 Megacollybia 360 Megacollybia 370 Mutinus caninus 371 Mutinus ravenelii 372 Mutinus ravenelii 373 Mycena acicula 374 Mycena acicula 375 Mycena acicula 376 Mycena haematopoda 377 Mycena haematopoda 378 Mycena viridimarginata 379 Mycena viridimarginata 380 Nidularia farcta 381 Panellus mitis 381 Panellus mitis 382 Phallogaster saccatus 383 Pholiota flammans 384 Pluteus salicinus 385 Pluteus salicinus 386 Rhodocybe mundula 387 Rhodocybe nitellina 388 Rhodocybe intellina 389 Rhodophyllus madidus 380 Russula antracina 381 Hygrophorus piceae 391 Russula atropurpurea 392 Russula atropurpurea 393 Russula pseudointegra 394 Hygrophorus poreae 395 Tricholoma aurantium 396 Tricholoma aurantium 397 Tricholoma aurantium 398 Tulostoma brumale 399 Tulostoma fimbriatum		Chroogomphus rutilus	365	Limacella illinita
Clavulina amethystina 368 Megacollybia Clitocybe clavipes Clitocybe pdora 369 Micromphale brassicolens Mutinus caninus Mycena caciula Mycena acicula Mycena acicula Mycena acicula Mycena acicula Mycena caicula Myc				Lyophyllum connatum
Clitocybe clavipes Coudemansiella) platyphylla				Marasmius rotula
320Clitocybe hydrogramma369Micromphale brassicolens321Clitocybe odora370Mutinus caninus322Collybia confluens371Mutinus relegans323Creolophus cirrhatus372Mutinus ravenelii324Flammulina velutipes373Mycena acicula325Flammulina ononidis374Mycena adonis326Geastrum fimbriatum375Mycena citrinomarginata327Geastrum quadrifidum376Mycena haematopoda328Geastrum rufescens377Mycena rubromarginata329Columnocystis abietina378Mycena viridimarginata330Hericium erinaceus379Mycena zephirus331Hericium ramosum380Nidularia farcta332Hohenbuehelia geogenius381Panellus mitis333Hohenbuehelia longipes382Phallogaster saccatus34Hydropus marginellus384Pluteus salicinus334Hydropus marginellus384Pluteus salicinus335Hygrophorus chrysodon386Rhodocybe mundula336Hygrophorus erubescens387Rhodocybe mitellina337Hygrophorus phypothejus388Rhodocybe nitellina338Hygrophorus hyacinthinus389Rhodocybe nitellina340Hygrophorus melizeus391Russula anthracina341Hygrophorus piceae393Russula atropurpurea342Hygrophorus persicolor394Sarcomyxa (Panellus)			368	Megacollybia
221 Clitocybe odora 322 Collybia confluens 323 Creolophus cirrhatus 324 Flammulina velutipes 325 Flammulina ononidis 326 Geastrum fimbriatum 327 Geastrum quadrifidum 327 Geastrum quadrifidum 328 Geastrum rufescens 329 Columnocystis abietina 330 Hericium erinaceus 331 Hericium ramosum 332 Hohenbuehelia geogenius 333 Hohenbuehelia longipes 334 Hydropus marginellus 335 Hygrophorus crubescens 336 Hygrophorus erubescens 337 Hygrophorus erubescens 338 Hygrophorus hyacinthinus 339 Hygrophorus myjothejus 330 Hygrophorus melizeus 331 Hygrophorus myjothejus 332 Hygrophorus myjothejus 333 Hygrophorus myjothejus 334 Hygrophorus myjothejus 335 Hygrophorus myjothejus 336 Hygrophorus myjothejus 337 Hygrophorus myjothejus 338 Rhodocybe truncata 340 Hygrophorus myjothejus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus melizeus 343 Hygrophorus myjothejus 344 Hygrophorus picae 345 Hygrophorus picae 346 Hygrophorus persicolor 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 348 Inocybe calamistrata 349 Tulostoma fimbriatum 340 Hygrophorus queletii 340 Hygrophorus pudorinus 341 Hygrophorus pudorinus 344 Hygrophorus pudorinus 345 Hygrophorus pudorinus 346 Hygrophorus pudorinus 347 Hygrophorus pudorinus 348 Inocybe calamistrata				
322 Collybia confluens 323 Creolophus cirrhatus 324 Flammulina velutipes 325 Flammulina ononidis 326 Geastrum fimbriatum 327 Geastrum quadrifidum 328 Geastrum rufescens 329 Columnocystis abietina 330 Hericium erinaceus 331 Hericium ramosum 331 Hericium ramosum 332 Hohenbuehelia geogenius 333 Hohenbuehelia longipes 334 Hydropus marginellus 335 Hygrophorus chrysodon 336 Hygrophorus erubescens 337 Hydropus marginellus 338 Hygrophorus erubescens 349 Pulverobeletus lignicola 350 Hericium ramosum 360 Nidularia farcta 371 Mycena rubromarginata 372 Mycena rubromarginata 373 Mycena rubromarginata 374 Mycena rubromarginata 375 Mycena rubromarginata 376 Mycena rubromarginata 377 Mycena rubromarginata 378 Mycena rubromarginata 379 Mycena rubromarginata 370 Mycena rebromarginata 370 Mycena rebromarginata 371 Mycena rubromarginata 372 Mycena rubromarginata 373 Mycena rubromarginata 374 Mycena rubromarginata 375 Mycena rubromarginata 378 Mycena ribromarginata 379 Mycena rubromarginata 370 Mycena acivula 371 Mycena acivula 371 Mycena civula 372 Mycena civula 373 Mycena civula 374 Panellus mitis 375 Mycena civula 375 Mycena civula 375 Mycena civula 376 Mycena civula 377 Mycena civula 378 Mycena civula 379 Pulverobeletus 370 Mycena civula 370 Mycena civula 370 Mycena civula 371 Mycena civula 371 Mycena civula 372 Mycena civula 373 Mycena civula 374 Panellus sienia 375 Mycena civula 375 Mycena civula 375 Mycena civula 376 Mycena civula 377 Mycena civula 378 Mycena civula 379 Pulverobeletus lignica 370 Hygrophorus hypothelius 370 Pulverobeletus lignica 371 Panellus mitis 371 Mycena civula 372 Pulverobeletus lignica 373 Panellus mitis 374 Pulverobeletus ligula 375 Pulverobeletus lignica 376 Rhodocybe mundula 377 Ry				Micromphale brassicolens
Creolophus cirrhatus			370	Mutinus caninus
Flammulina velutipes 373 Mycena acicula 325 Flammulina ononidis 374 Mycena adonis 375 Mycena adonis 376 Geastrum fimbriatum 377 Mycena citrinomarginata 378 Mycena citrinomarginata 379 Geastrum rufescens 370 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 371 Mycena rubromarginata 372 Geastrum rufescens 373 Mycena rubromarginata 374 Mycena rubromarginata 375 Mycena rubromarginata 376 Mycena rubromarginata 377 Mycena rubromarginata 378 Mycena rubromarginata 379 Mycena zephirus 379 Mycena zephirus 370 Mycena zephirus 370 Mycena zephirus 371 Mycena zephirus 371 Mycena zephirus 372 Mycena zephirus 373 Hericium ramosum 374 Hohenbuehelia geogenius 375 Mycena rubromarginata 376 Mycena rubromarginata 377 Mycena rubromarginata 378 Mycena rubromarginata 379 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 378 Mycena rubromarginata 379 Mycena rubromarginata 379 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 378 Mycena rubromarginata 379 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 378 Mycena rubromarginata 379 Mycena rubromarginata 379 Mycena rubromarginata 379 Mycena rubromarginata 380 Ridlaria farcta 381 Panellus mitis 382 Phallogaster saccatus 383 Pholiota flammans 384 Pluteus salicinus 385 Pulveroboletus lignicola 386 Rhodocybe mundula 386 Rhodocybe mundula 387 Rhodocybe mundula 388 Rhodocybe runcata 389 Rhodocybe runcata 3			371	Mutinus elegans
Flammulina ononidis Geastrum fimbriatum Geastrum quadrifidum Columnocystis abietina Hericium erinaceus Hohenbuehelia geogenius Hydropus marginellus Hygrophorus chrysodon Hygrophorus gliocyclus Hygrophorus hypothejus Hygrophorus hypothejus Hygrophorus piesceae Hygrophorus piesceae Hygrophorus persicolor Hygrophorus queletii Hygrophorus queletii Hygrophorus queletii Hygrophorus queletii Hygrophorus queletii Hygrophorus russula Hygrophorus russula Hygrophorus russula Hygrophorus queletii Hygrophorus queletii Hygrophorus queletii Hygrophorus russula Hygrophorus russula Hygrophorus queletii Hygrophorus queletii Hygrophorus queletii Hygrophorus russula Hygrophorus russula Hygrophorus queletii Hygrophorus queletii Hygrophorus russula Hygrophorus russula Hygrophorus queletii Hygrophorus russula	323	Creolophus cirrhatus	372	Mutinus ravenelii
326 Geastrum fimbriatum 327 Geastrum quadrifidum 328 Geastrum rufescens 329 Columnocystis abietina 330 Hericium erinaceus 331 Hericium ramosum 331 Hericium ramosum 332 Hohenbuehelia geogenius 333 Hohenbuehelia longipes 334 Hydropus marginellus 335 Hygrocybe coccineo crenata 336 Hygrophorus chrysodon 337 Hygrophorus gliocyclus 338 Hygrophorus hypothejus 339 Hygrophorus melizeus 330 Hygrophorus nelizeus 331 Hygrophorus nelizeus 332 Phallogaster saccatus 333 Pholiota flammans 344 Hydropus marginellus 355 Pulveroboletus lignicola 366 Rhodocybe mundula 377 Hygrophorus erubescens 387 Rhodocybe nitellina 388 Rhodocybe runcata 389 Hygrophorus hypothejus 390 Russula anthracina 340 Hygrophorus melizeus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus olivaceoalbus 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus piceae 345 Hygrophorus persicolor 346 Hygrophorus persicolor 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 348 Inocybe calamistrata 349 Tulostoma fimbriatum			373	My cena acicula
327 Geastrum quadrifidum 328 Geastrum rufescens 329 Columnocystis abietina 330 Hericium erinaceus 331 Hericium ramosum 332 Hohenbuehelia geogenius 333 Hohenbuehelia longipes 334 Hydropus marginellus 335 Hygrocybe coccineo crenata 336 Hygrophorus erubescens 337 Hygrophorus hyacinthinus 338 Hygrophorus hygothejus 340 Hygrophorus melizeus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus melizeus 343 Hygrophorus nelizeus 344 Hygrophorus persicolor 345 Hygrophorus piceae 346 Hygrophorus pudorinus 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 358 Mycena rubromarginata 369 Mycena viridimarginata 379 Mycena rubromarginata 370 Mycena rubromarginata 371 Mycena rubromarginata 372 Mycena rubromarginata 373 Mycena rubromarginata 374 Panellus mitis 375 Phallogaster saccatus 376 Phallogaster saccatus 377 Pholiota flammans 378 Pholiota flammans 378 Pholiota flammans 378 Pholiota flammans 378 Pholiota flammans 379 Pulveroboletus lignicola 386 Rhodocybe mundula 387 Rhodocybe mitellina 388 Rhodocybe nitellina 389 Rhodophyllus madidus 389 Russula anthracina 390 Russula atropurpurea 391 Russula atropurpurea 392 Russula cutefracta 393 Russula pseudointegra 394 Sarcomyxa (Panellus) serotina 395 Tricholoma aurantium 396 Tricholoma aurantium 397 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 398 Tulostoma fimbriatum	325	Flammulina ononidis	374	Mycena adonis
Geastrum rufescens Columnocystis abietina Geastrum rufescens Columnocystis abietina Geastrum rufescens Columnocystis abietina Geastrum rufescens Columnocystis abietina Columnocytis Columnoc	326	Geastrum fimbriatum	375	
Geastrum rufescens Columnocystis abietina Geastrum rufescens Columnocystis abietina Geastrum rufescens Columnocystis abietina Geastrum rufescens Columnocystis abietina Columnocytis Columnoc	327	Geastrum quadrifidum	376	My cena haemato poda
329Columnocystis abietina378Mycena viridimarginata330Hericium erinaceus379Mycena zephirus331Hericium ramosum380Nidularia farcta332Hohenbuehelia geogenius381Panellus mitis333Hohenbuehelia longipes382Phallogaster saccatus344Hydropus marginellus384Pluteus salicinus335Hygrocybe coccineo crenata385Pulveroboletus lignicola336Hygrophorus chrysodon386Rhodocybe mundula337Hygrophorus gliocyclus387Rhodocybe nitellina338Hygrophorus gliocyclus388Rhodocybe truncata339Hygrophorus hyacinthinus389Rhodophyllus madidus340Hygrophorus hypothejus390Russula anthracina341Hygrophorus melizeus391Russula atropurpurea342Hygrophorus piceae393Russula pseudointegra344Hygrophorus persicolor394Sarcomyxa (Panellus) serotina345Hygrophorus queletii396Tricholoma aurantium346Hygrophorus queletii396Tricholoma columbetta347Hygrophorus russula397Tricholoma aponaceum348Inocybe calamistrata399Tulostoma fimbriatum	328	Geastrum rufescens	377	My cena rubromarginata
331 Hericium ramosum 332 Hohenbuehelia geogenius 333 Hohenbuehelia longipes 381 Panellus mitis 383 Pholiota flammans 384 Pluteus salicinus 385 Pulveroboletus lignicola 386 Rhodocybe mundula 387 Rhodocybe mundula 388 Rhodocybe mitellina 388 Rhodocybe mitellina 389 Rhodocybe funcata 380 Russula anthracina 381 Panellus mitis 382 Phallogaster saccatus 383 Pholiota flammans 384 Pluteus salicinus 385 Pulveroboletus lignicola 386 Rhodocybe mundula 387 Rhodocybe mitellina 388 Rhodocybe truncata 389 Rhodophyllus madidus 380 Russula anthracina 380 Russula anthracina 381 Russula atropurpurea 382 Russula cutefracta 383 Russula pseudointegra 384 Hygrophorus piceae 385 Russula pseudointegra 386 Rhodocybe truncata 387 Rhodocybe runcata 388 Rhodocybe truncata 389 Russula anthracina 390 Russula anthracina 390 Russula arropurpurea 390 Russula cutefracta 391 Russula pseudointegra 392 Russula pseudointegra 393 Russula pseudointegra 394 Hygrophorus pudorinus 395 Tricholoma aurantium 396 Tricholoma columbetta 397 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 398 Tulostoma fimbriatum		Columnocystis abietina	378	Mycena viridimarginata
332 Hohenbuehelia geogenius 333 Hohenbuehelia longipes 382 Phallogaster saccatus 383 Pholiota flammans 384 Hydropus marginellus 385 Hygrocybe coccineo crenata 386 Hygrophorus chrysodon 387 Hygrophorus erubescens 388 Rhodocybe mundula 389 Rhodocybe mundula 389 Rhodocybe mindula 389 Rhodocybe mundula 380 Hygrophorus gliocyclus 380 Rhodocybe truncata 381 Hygrophorus hyacinthinus 382 Rhodocybe truncata 383 Hygrophorus hyacinthinus 384 Rhodocybe truncata 385 Rhodocybe mundula 386 Rhodocybe mundula 387 Rhodocybe nitellina 388 Rhodocybe truncata 389 Rhodophyllus madidus 380 Russula anthracina 380 Russula anthracina 381 Hygrophorus melizeus 382 Russula atropurpurea 383 Russula pseudointegra 384 Hygrophorus piceae 385 Russula pseudointegra 386 Rhodocybe truncata 387 Russula pseudointegra 388 Tufoloma aurantium 389 Tricholoma aurantium 380 Tricholoma columbetta 380 Tricholoma saponaceum 381 Panellus mitis 382 Phallogaster saccatus 383 Pholiota flammans 384 Pluteus salicinus 385 Pulveroboletus lignicola 386 Rhodocybe mundula 387 Russula authracina 388 Rhodocybe mundula 389 Rhodocybe mundula 399 Tricholoma aurantium 390 Russula artopurpurea 390 Russula artopurpurea 391 Russula pseudointegra 392 Tricholoma aurantium 393 Tricholoma saponaceum 394 Tricholoma saponaceum 395 Tricholoma fimbriatum		Hericium erinaceus		Mycena zephirus
Hohenbuehelia longipes 382 Phallogaster saccatus 383 Pholiota flammans 384 Hydropus marginellus 385 Hygrocybe coccineo crenata 386 Hygrocybe coccineo crenata 387 Pulveroboletus lignicola 388 Rhodocybe mundula 389 Rhodocybe mindula 380 Hygrophorus erubescens 380 Rhodocybe mundula 380 Hygrophorus gliocyclus 380 Rhodocybe truncata 381 Hygrophorus gliocyclus 382 Rhodocybe truncata 383 Hygrophorus hyacinthinus 384 Rhodocybe truncata 385 Pulveroboletus lignicola 386 Rhodocybe mundula 387 Rhodocybe mindula 388 Rhodocybe truncata 389 Rhodophyllus madidus 380 Russula anthracina 380 Russula atropurpurea 381 Hygrophorus melizeus 381 Russula atropurpurea 382 Hygrophorus piceae 383 Russula pseudointegra 384 Hygrophorus persicolor 384 Sarcomyxa (Panellus) serotina 385 Tricholoma aurantium 386 Tricholoma columbetta 387 Tricholoma saponaceum 388 Tulostoma brumale 388 Inocybe calamistrata			380	Nidularia farcta
383 Pholiota flammans 384 Hydropus marginellus 385 Hygrocybe coccineo crenata 386 Hygrophorus chrysodon 387 Hygrophorus chrysodon 388 Rhodocybe mundula 388 Hygrophorus gliocyclus 388 Rhodocybe nitellina 389 Hygrophorus pliocyclus 389 Rhodocybe truncata 389 Hygrophorus hyacinthinus 380 Rhodophyllus madidus 380 Hygrophorus hypothejus 380 Russula anthracina 381 Hygrophorus melizeus 382 Rhodophyllus madidus 383 Rhodophyllus madidus 384 Rhodophylus madidus 385 Rhodophyllus madidus 386 Rhodophyllus madidus 387 Rhodophyllus madidus 388 Rhodophyllus madidus 389 Russula anthracina 380 Russula atropurpurea 381 Hygrophorus melizeus 381 Russula atropurpurea 382 Hygrophorus piceae 383 Russula pseudointegra 384 Hygrophorus persicolor 384 Sarcomyxa (Panellus) serotina 385 Tricholoma aurantium 386 Hygrophorus queletii 386 Tricholoma columbetta 387 Tricholoma saponaceum 388 Tulostoma brumale 388 Inocybe calamistrata		Hohenbuehelia geogenius		Panellus mitis
334 Hydropus marginellus 335 Hygrocybe coccineo crenata 336 Hygrophorus chrysodon 337 Hygrophorus erubescens 338 Hygrophorus gliocyclus 339 Hygrophorus hyacinthinus 339 Hygrophorus hybothejus 340 Hygrophorus melizeus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus pieae 343 Hygrophorus pieae 344 Hygrophorus presicolor 345 Hygrophorus presicolor 346 Hygrophorus queletii 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 384 Pluteus salicinus 385 Pulveroboletus lignicola 386 Rhodocybe mundula 387 Rhodocybe nitellina 388 Rhodocybe truncata 389 Rhodophyllus madidus 389 Russula anthracina 390 Russula atropurpurea 391 Russula atropurpurea 392 Russula pseudointegra 393 Russula pseudointegra 394 Sarcomyxa (Panellus) serotina 395 Tricholoma aurantium 396 Tricholoma columbetta 397 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 398 Tulostoma fimbriatum	333	Hohenbuehelia longipes		Phallogaster saccatus
335 Hygrocybe coccineo crenata 336 Hygrophorus chrysodon 337 Hygrophorus erubescens 338 Hygrophorus gliocyclus 339 Hygrophorus hyacinthinus 340 Hygrophorus hypothejus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus olivaceoalbus 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus presicolor 345 Hygrophorus persicolor 346 Hygrophorus queletii 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 385 Pulveroboletus lignicola 386 Rhodocybe mundula 387 Rhodocybe nitellina 388 Rhodocybe truncata 389 Rhodophyllus madidus 389 Russula anthracina 389 Russula artopurpurea 390 Russula atropurpurea 391 Russula pseudointegra 392 Russula pseudointegra 393 Russula pseudointegra 394 Sarcomyxa (Panellus) serotina 395 Tricholoma aurantium 396 Tricholoma columbetta 397 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 398 Tulostoma fimbriatum				Pholiota flammans
336 Hygrophorus chrysodon 337 Hygrophorus erubescens 338 Hygrophorus gliocyclus 338 Rhodocybe nitellina 338 Hygrophorus gliocyclus 339 Hygrophorus hyacinthinus 340 Hygrophorus hypothejus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus olivaceoalbus 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus priceae 345 Hygrophorus persicolor 346 Hygrophorus pudorinus 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 388 Rhodocybe mundula 389 Rhodocybe nitellina 389 Rhodocybe mundula 389 Rhodocybe runcata 389 Rhodocybe runcata				Pluteus salicinus
337 Hygrophorus erubescens 338 Hygrophorus gliocyclus 339 Hygrophorus hyacinthinus 340 Hygrophorus hypothejus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus olivaceoalbus 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus presicolor 345 Hygrophorus persicolor 346 Hygrophorus queletii 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 387 Rhodocybe nitellina 388 Rhodocybe truncata 389 Rhodocybe nitellina 399 Tricholoma authracina 399 Tricholoma columbetta 340 Hygrophorus queletii 341 Hygrophorus russula 342 Hygrophorus queletii 343 Tricholoma saponaceum 344 Hygrophorus russula 345 Tricholoma fimbriatum	335			Pulveroboletus lignicola
338 Hygrophorus gliocyclus 339 Hygrophorus hyacinthinus 340 Hygrophorus hypothejus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus olivaceoalbus 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus persicolor 345 Hygrophorus persicolor 346 Hygrophorus pudorinus 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 388 Rhodocybe truncata 389 Rhodocybe truncata 389 Russula anthracina 390 Russula atropurpurea 391 Russula cutefracta 392 Russula pseudointegra 393 Russula pseudointegra 394 Sarcomyxa (Panellus) serotina 395 Tricholoma aurantium 396 Tricholoma columbetta 397 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 398 Tulostoma fimbriatum	336			Rhodocybe mundula
339 Hygrophorus hyacinthinus 340 Hygrophorus hypothejus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus olivaceoalbus 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus persicolor 345 Hygrophorus persicolor 346 Hygrophorus pudorinus 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 348 Inocybe calamistrata 349 Russula artropurpurea 390 Russula atropurpurea 391 Russula pseudointegra 392 Sarcomyxa (Panellus) serotina 393 Tricholoma aurantium 394 Tricholoma columbetta 395 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 348 Inocybe calamistrata	337			Rhodocybe nitellina
340 Hygrophorus hypothejus 341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus olivaceoalbus 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus persicolor 345 Hygrophorus persicolor 346 Hygrophorus pudorinus 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 348 Inocybe calamistrata 349 Russula atropurpurea 390 Russula atropurpurea 391 Russula pseudointegra 392 Sarcomyxa (Panellus) serotina 393 Tricholoma aurantium 394 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 348 Inocybe calamistrata 399 Tulostoma fimbriatum				
341 Hygrophorus melizeus 342 Hygrophorus olivaceoalbus 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus persicolor 345 Hygrophorus persicolor 346 Hygrophorus pudorinus 346 Hygrophorus queletii 347 Hygrophorus russula 348 Inocybe calamistrata 391 Russula atropurpurea 392 Russula pseudointegra 393 Russula pseudointegra 394 Sarcomyxa (Panellus) serotina 395 Tricholoma aurantium 396 Tricholoma columbetta 397 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 348 Inocybe calamistrata 399 Tulostoma fimbriatum	339	Hygrophorus hyacinthinus		Rhodophyllus madidus
342 Hygrophorus olivaceoalbus 343 Hygrophorus piceae 344 Hygrophorus persicolor 345 Hygrophorus persicolor 346 Hygrophorus pudorinus 347 Hygrophorus queletii 348 Inocybe calamistrata 392 Russula cutefracta 393 Russula pseudointegra 394 Sarcomyxa (Panellus) serotina 395 Tricholoma aurantium 396 Tricholoma columbetta 397 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 348 Inocybe calamistrata 399 Tulostoma fimbriatum				Russula anthracina
343Hygrophorus piceae393Russula pseudointegra344Hygrophorus persicolor394Sarcomyxa (Panellus) serotina345Hygrophorus pudorinus395Tricholoma aurantium346Hygrophorus queletii396Tricholoma columbetta347Hygrophorus russula397Tricholoma saponaceum398Tulostoma brumale348Inocybe calamistrata399Tulostoma fimbriatum				Russula atropurpurea
344 Hygrophorus persicolor 345 Hygrophorus pudorinus 346 Hygrophorus queletii 347 Hygrophorus russula 348 Inocybe calamistrata 394 Sarcomyxa (Panellus) serotina 395 Tricholoma aurantium 396 Tricholoma columbetta 397 Tricholoma saponaceum 398 Tulostoma brumale 348 Inocybe calamistrata 399 Tulostoma fimbriatum				Russula cutefracta
345 Hygrophorus pudorinus 346 Hygrophorus queletii 347 Hygrophorus russula 348 Inocybe calamistrata 349 Tricholoma aurantium 340 Tricholoma columbetta 340 Tricholoma saponaceum 340 Tulostoma brumale 348 Tulostoma fimbriatum				
346 Hygrophorus queletii 396 Tricholoma columbetta 347 Hygrophorus russula 397 Tricholoma saponaceum 348 Inocybe calamistrata 399 Tulostoma brumale 348 Tulostoma fimbriatum	-			Sarcomyxa (Panellus) serotina
347 Hygrophorus russula 348 Inocybe calamistrata 349 Tricholoma saponaceum 348 Tulostoma brumale 349 Tulostoma fimbriatum				Tricholoma aurantium
398 Tulostoma brumale 348 Inocybe calamistrata 399 Tulostoma fimbriatum				
348 Inocybe calamistrata 399 Tulostoma fimbriatum	347	Hygrophorus russula		
The state of the s				
349 Inocybe terrigena 400 Tulostoma melanocyclum	•			
	349	Inocybe terrigena	400	Tulostoma melanocyclum

In der DDR anscheinend seltener werdend sind:

Aspropaxillus giganteus (Fr. Kühn. et Mre., Riesen-Krempentrichterling Boletopsis leucomelaena (Pers.) Fay., Rußporling Clavulinopsis corniculata (Schaeff. ex Fr.) Corner, Wiesen-Koralle

Hygrocybe laeta (Pers. ex Fr.) Kumm., Zäher Saftling Tricholoma colossus (Fr.) Quel., Riesen-Ritterling Tricholoma focale (Fr.) Ricken, Halsband-Ritterling

Alle Geoglossaceae, Erdzungen

Alle terrestrischen pileaten Stachelpilze außer Hydnum repandum und Hydnum rufescens.

Als pilzgeografisch von besonderem Interesse gelten ferner in der DDR:

Albatrellus confluens (Alb. et Sch. ex Fr.) Kotl. et Pouz., Semmelporling Albatrellus ovinus (Schaeff. ex Fr.), Quel., Schafeuter Hygrophorus russula (Schaeff. ex Fr.) Quel., Purpur-Schneckling Inonotus dryophilus (Berk.) Murr., Eichen-Schillerporling Lactarius aspideus Fr., Schild-Milchling Rhodophyllus sinuatus (Bull. ex Fr.) Sing., Riesen-Rötling Alle Arten der Gattung Tulostoma, Stielboviste Alle Arten der Sub-Gattung Xerula, Samtrüblinge

4. Verbreitungskarten

Aus der Serie 001–150 wurden 1977 Karten von Porlingen und Nichtblätterpilzen veröffentlicht, 1978 solche von Röhrlingen und Hellblättlern. Nun sind die restlichen Agaricales und die Russulales an der Reihe; (1980 folgen dann die Bauchpilze, die Cantharellales, die restlichen Basidiomyceten und 1981 die Ascomyceten)

4.1. Hinweise zu den bisher publizierten Karten:

- Etliche Standorte von 021 Boletus aereus, 022 Boletus appendiculatus, 023 Boletus fechtneri sind inzwischen erloschen. Wir bitten, solche MTB-Angaben entsprechend zu kennzeichnen
- Zu Fomitopsis rosea (048) gingen weitere belegte Informationen ein: aus der Schweiz, Vorarlberg, Tirol, dem Salzkammergut, eine aus Bayern (MTB 7735) und eine aus Württemberg (MTB 7926)
- Wir bitten alle, welche 090 Melanoleuca evenosa (jetzt: M. subalpina, vergl. M o s e r 1978) angegeben haben, die Funde überprüfen zu wollen bzw. überprüfen zu lassen und uns die Ergebnisse bekanntzugeben.
- 095 Mycena crocata ist im September und Oktober 1978 in Süddeutschland mehrmals gefunden worden, vor allem an den nordexponierten, feuchten Hängen der Schwäbischen Alb (Montane Schluchtwälder auf Kalk)
- 115 Podofomes trogii: die beiden bayrischen Angaben (MTB 7735, 7736) beruhen auf Verwechslungen mit Trametes trogii und sind somit zu streichen, so daß das bisherige bundesdeutsche Vorkommen auf Baden-Württemberg beschränkt bleibt.
- 116 Polyporus mori: die 1977 publizierte Karte ist stark veraltet, da mehrere Meldungen aus dem württembergischen Allgäu und aus Mittel- und Ostwürttemberg hinzukamen. Bemerkenswert ist ein Fund im unteren Illertal in MTB 7726.

4.2. Hinweise und Korrekturen zu weiteren Arten:

 068 Hirneola auricula-judae, Holunderschwamm, Judasohr: Am 8.7.1978 fand Herr Helmut Bloid/Gröbenzell in MTB 7924 (bei Leutstetten/Oberbayern) eine pigmentlose, reinweiße Varietät, welche in der einschlägigen deutschsprachigen Literatur

- u. W. nirgends erwähnt wird. Die albinistischen Fruchtkörper wuchsen zusammen mit anderen normaler Färbung auf *Sambucus nigra*. Beleg: Farbdias im Besitz der Herren Bloid, Neuner und Krieglsteiner. Bourdot&Galzin (1927) publizieren eine var. *lactea* Quél. und weisen auf einen Fund aus dem Jahre 1886 hin (Fl. myc.). Wir bitten alle diejenigen, welchen Funde der var. *lactea* aus Europa bekannt sind, um Mitteilung.
- 133 Sarcoscypha coccinea, Zinnoberroter Kelchbecherling: Dieser leuchtend rote Pilz fruktifiziert zur Zeit der Schneeschmelze auf toten Laubholzzweigen (Almus, Fagus, Tilia, Fraxinus, ? Acer), meist in feuchten Rinnen montaner Kalkgebiete (Alpenvorland, Schwäbische und Fränkische Alb), vergl. Hilber 1976 u. a. Im tief eingeschnittenen Magental (Geislinger Alb, MTB 7325/1), an einer Stelle, wo der Pilz 1976 und 1977 im zeitigen Frühjahr vergebens gesucht worden war, fand die AG Myk. Ostwürttemberg am 29.10.1978 mehrere ganz junge Exemplare; weitere Fruchtkörper stellte Verf. am 14.11.1978 im selben Tal fest. An ähnlichen Standorten fand G l ö c k n e r am 9.12. und 29.12.1978 in MTB 7324/4 und 7324/3 (Geislingen/ Württemberg) ebenfalls frische Fruchtkörper (Exsikkate, Dias). Es handelt sich um nordexponierte Schluchtwälder mit Esche und Ahorn in Höhen zwischen 650 und 670 m. Einhellinger bemerkte zu diesen "Herbstfunden eines Frühlingspilzes", Frau Merxmüller hätte in Bayern im Oktober 1978 ähnliche Funde verzeichnet. Schließlich erfuhren wir, daß H.O.Baral und P.Zinth, ebenfalls im November 1978, in einem Seitental der Lauter (bei Obermarchtal/Württemberg) fündig wurden. Wir bitten, auf diesen Pilz besonders zu achten, zumal es sich um eine Sammelart handeln könnte: für morphologische Untersuchungen bittet H. O. Baral um Material-Zusendung und genaue Substratangabe.
- MTB 6939 von 012 Anellaria semiovata und MTB 6938 von 119 Psathyrella ammophila der hier publizierten Karten sind nach Angaben von Bresinsky zu streichen, da es sich offenbar um Fehlmeldungen handelt. Wir erhielten diese Information erst am 19.1.79.

4.3. Hinweise zur Kartengrundlage

Die Kartengrundlage zu allen bisher in Z Mykol. 42, 43 und 44 und auch den hier publizierten MTB-Rasterkarten stellte uns freundlicherweise die "Zentralstelle für die Floristische Kartierung Westdeutschlands, Göttingen" zur Verfügung. Dieselbe Kartengrundlage wird für den "Atlas der Gefäßpflanzen Mitteleuropas" verwendet; sie ist von der Deutschen Forschungsgemeinschaft nicht beanstandet worden. Wir verfolgen mit der Publikation auf dieser Kartengrundlage keinerlei politischen Zwecke.

4.4. Vertreter der Familie Agaricaceae Fr.

001 Agaricus xanthoderma Genevier, Karbol-Egerling (Abb. 3)

Innerhalb der Gattung Agaricus L. ex Fr., (Syn. = Psalliota Fr.)/Egerlinge, Champignons nimmt die Sektion Xanthodermei Singer 1948 eine Sonderstellung ein: das Fleisch gilbt in der Stielbasis bei Luftzufuhr (Ankratzen, Schaben, Durchschneiden) sehr stark; der Geruch der Pilze ist besonders im reifen Zustand widerwärtig karbol- bis tintenartig; die ganze Gruppe kommt als Speisepilze nicht in Betracht, da sie mehr oder minder große Mengen an Giften enthält, die allerdings nur in seltenen Fällen tödlich wirkten. M o s er (1978) unterscheidet für Mitteleuropa sieben Arten, davon fünf mit schuppigem Hut (die wohl bekannteste davon ist der Perlhuhn-Egerling), zwei ohne Hutschuppen. Agaricus xanthoderma, der "Weiße Giftegerling", auch "Tintenegerling" wegen seines Geruchs

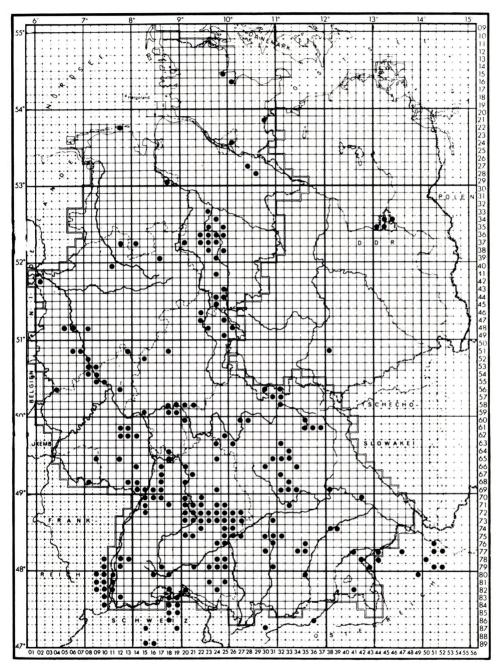


Abb. 3: 001 Agaricus xanthoderma

genannt, ist allenfalls mit dem in Helichryseten und Ammophileten der Sandböden, vor allem in Küstensanden, vorkommenden Agaricus ammophilus (= Psalliota ammophila Menier 1893) zu verwechseln, welcher im Zweifelsfall durch den rosagrau behauchten Hut und die größeren Sporen leicht abzugliedern ist.

Der Karbol-Egerling ist selten in geschlossenen Wäldern zu finden, eher in lichten Gehölzen, in Parks, an Waldrändern, auf Wacholderheiden, auf nicht zu nassen Mager- und Fett-Wiesen, wo er von Sommer bis Mitte Herbst seine Fruchtkörper schiebt, die am Fundort meist sehr gesellig, oft in Reihen oder Ringen erscheinen. Der Pilz scheint in Deutschland von der Küste bis ins Gebirge weit, wenn auch sehr ungleichmäßig verbreitet zu sein, schwer zu erklärende Verdichtungs- und aber auch Auflockerungstendenzen seines Areals vorzuweisen. So meidet er den Schwarzwald, das Böhmisch-Bayrische Waldgebirge und ähnliche bodensaure montane Waldlandschaften ziemlich streng, scheint Kalkund Lehmböden, ja sogar eutrophierte Plätze zu bevorzugen und insgesamt etwas wärmeliebend zu sein, da er in warmen Sommern weit häufiger fruktifiziert und dann stellenweise massenhaft, sonst seltener zu finden ist und in manchen Jahren fast ganz zu fehlen scheint; in Süddeutschland ist er in milden, geschützten Lagen (Kraichgau, Rheintal, Mainu. Neckartal, südexponierte Stellen der Alb) nirgends selten.

042 Cystoderma carcharias (Pers. ex Secr.) Fr., Starkriechender Körnchenschirmling (Abb. 4)

Die zwölf bei Moser (1978 a) aufgeschlüsselten mitteleuropäischen Vertreter der Gattung Cystoderma Fayod werden in Anlehnung an Singer (1975) nach der Amyloidität des Sporenpulvers in zwei Sektionen eingeteilt; die beiden in Deutschland verbreiteten Arten, A. amiantinum und A. carcharias, gehören zur Sektion Cystoderma mit (meist) deutlich amyloiden Sporen; alle anderen Arten scheinen wesentlich seltener zu sein oder wurden bei uns noch nicht gefunden.

Der Rauhe oder Starkriechende Körnchenschirmling scheint holarktisch verbreitet zu sein. Wie schon die Grundfeld-Karte 29 in Bresinsky & Dichtel (1971) zeigte, kommt der Pilz nahezu in ganz Deutschland vor, wenn er auch (vergl. Abb. 4) in weiten Landstrichen selten aufgefunden wurde, vielleicht ganz fehlt; es fällt auf, daß er in Süddeutschland weit häufiger ist als im Norden, aber auch im Süden größere Verdünnungszonen (Bayerischer Wald, Hohenlohe etc.) aufweist. Der Grund ist darin zu suchen, daß der Starkriechende Körnchenschirmling einmal eine starke Affinität zur Fichte (Picea abies) aufweist (was seine Seltenheit in den Laubwaldgebieten der Ebene erklärt), und ohne einen gewissen Kalkanteil im Boden nicht auskommen kann: Nach H a a s (1958) und Krieglsteiner (1977) ist der Pilz in den Tannen-Mischwäldern des Schwarzwaldes bzw. des Inneren Schwäbisch-Fränkischen Waldes in langen Beobachtungsjahren nur auf Muschelkalk- bzw. Knollenmergelflächen, nie auf Bunt- bzw. Stubensandstein (km 4 o-m) zu finden gewesen und zieht sich in bodensauren Gebieten auf den Einflußbereich kalkgeschotterter Waldwege zurück oder taucht erst nach Kalk-Düngung der Wälder (so auf den Feuersteinflächen der Ostalb) auf; (daher wohl auch so selten im Bayrisch-Böhmischen Wald und ähnlichen montanen Fichtengebieten auf bodensaurer Grundlage).

091 Melanophyllum echinatum (Roth ex Fr.) Singer, Blutblättriger Buntschirmling (Abb. 5)

Die Gattung Melanophyllum Vel., Zwergschirmlinge, umfaßt nach derzeitigem Wissen nur zwei Arten, wovon die eine, M. eyrei (Mass.) Sing. (mit blaugrünlichen Lamellen und Sporen!) äußerst selten zu sein scheint, in der Bundesrepublik erst einmal belegt wurde, während die andere, M. echinatum weit verbreitet ist, so in Nord- und Südamerika, in

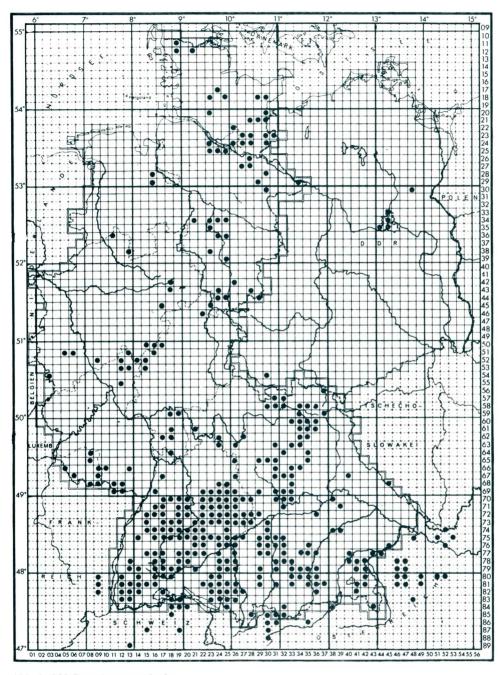


Abb 4: 042 Cystoderma carcharias

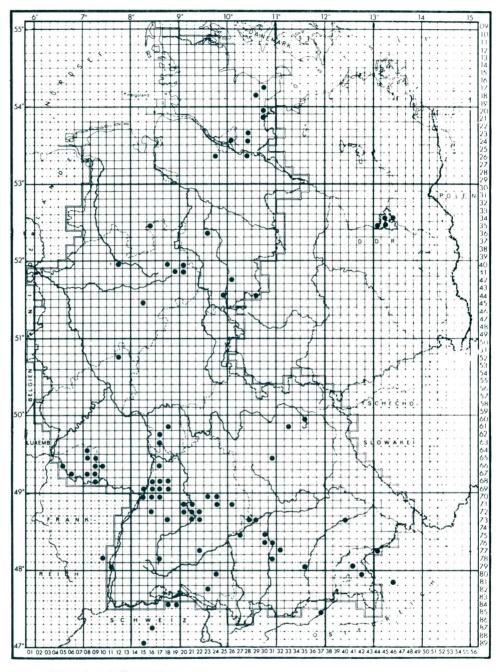


Abb. 5: 091 Melanophyllum echinatum

Nord-Afrika, Japan nachgewiesen ist, in Europa von Spanien und Italien bis Südschweden, hin und wieder sogar bis zum 70. Breitengrad! Doch wurde die Art von nirgendwo als häufig gemeldet, gilt als weit zerstreut, da und dort sporadisch auftauchend, wenig standorttreu. Zwar kommt der Pilz in Deutschland vom Tiefland bis in die Voralpentäler hinein vor, soll nach Favre (1960) gar bis 1500 m aufsteigen, kann insgesamt jedoch als "selten" gelten: insofern bestätigt unsere Karte die Europa-Karte in L. Lange (1974) und die dort fixierten Aussagen.

Immerhin ist festzustellen, daß der Pilz zu finden ist, wenn man zur richtigen Zeit an den richtigen Stellen lange genug sucht: Die Art zeigt eine deutliche Vorliebe für Auwälder mit Erlen und/oder Eschen, für nährstoffreiche Schluchten und Bachränder, für schwere und stickstoffhaltige, lehmige, kalkhaltige, unbedingt aber staunasse Böden unter Brennesseln (*Urtica*) und Hochstauden wie *Filipendula, Petasites, Adenostyles* etc.; gelegentlich taucht sie auch an nassen Brandstellen auf, in Gärten, an Ruderalstellen, an Wegrändern; wir fanden sie auch schon in zeitweilig trockenliegenden Bachbetten. Fruktifikationszeit ist Juli bis Ende September.

Auf diese Art sollte künftig stärker geachtet werden.

102 *Phaeolepiota aurea* (Mattuschka ex Fr.) R. Maire ex Konr. & Maubl., Goldfarbener Glimmerschüppling (Abb. 6)

Diese einzige Art der Gattung *Phaeolepiota* Maire ist ein meist gesellig wachsender, bis 30 cm groß werdender, löwen- bis goldgelber Blätterpilz mit glimmerig-kleiiger Oberfläche, keuligem Stiel und trichterig aufsteigendem Ring. Er ist, zumindest im frischen Stadium und am Standort, unverwechselbar. Er kommt auf Erde und Humus an mehr oder weniger schattigen, feuchten, nährstoffreichen Plätzen vor, in und außerhalb der Wälder, in Parks, an grasigen Wegrändern, in Eschen-Erlenbeständen, an Schuttplätzen, Straßenrändern, sogar in Schrebergärten und in Friedhöfen! Er ist kein Mykorrhizapartner.

Der Pilz ist wohl holarktisch verbreitet und in der temperierten Zone zuhause, so im westlichen Nordamerika, im außertropischen Asien und in Europa nachgewiesen (S i n-ger 1975). Nach Cetto (1973) soll er in Südosteuropa häufiger sein als im übrigen Erdteil. Nach Norden ist er bis Mittelschweden verbreitet. In der Bundesrepublik fällt eine Verdichtungszone am Alpennordrand auf (so ist der Pilz in Oberschwaben in den meisten MTB gemeldet), ansonsten ist er nach Aussage aller Autoren recht selten, und die lokalen und regionalen Pilzzeitschriften vermelden Funde stets als Besonderheiten. Im besonders gut erforschten Ostwürttemberg konnte nach langjähriger Suche am 21.9.1978 ein erster Fund getätigt werden: gesellig an feuchtem, grasigem Wegrand auf Kalk-Lehm in einem Eschen-Erlenwald, Payerl, Exsikkat und Dia 91/1978 Krieglstein er.

4.5. Vertreter der Familie Bolbitiaceae Singer

002 Agrocybe aegerita (Brig.) Sing., Südlicher Schüppling (Abb. 7)

003 Agrocybe erebia (Fr.) Kühn., Leberbrauner Erdschüppling (Abb. 8)

S i n g e r (1975) teilt die Gattung Agrocybe Fayod in zwei Untergattungen mit insgesamt sechs Sektionen ein; M o s e r (1978 a) vereinfacht aus praktischen Gründen seinen Schlüssel stark.

Die beiden hier zu behandelnden Arten gehören zum Subgenus Aporus Singer 1936 und besitzen einen deutlichen Stielring.

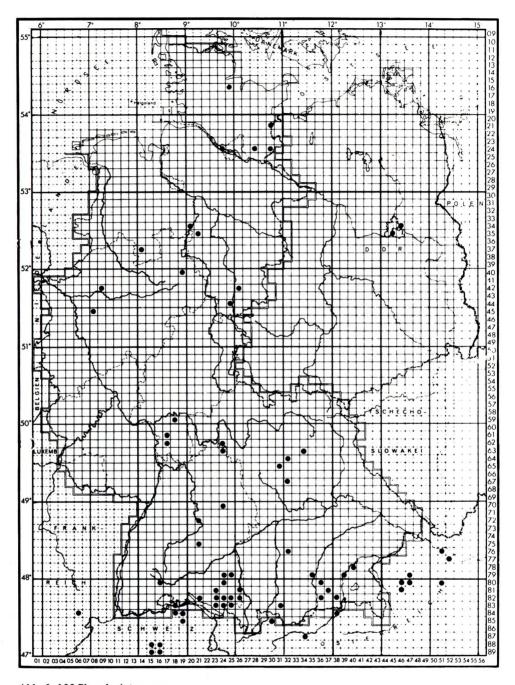


Abb. 6: 102 Phaeolepiota aurea

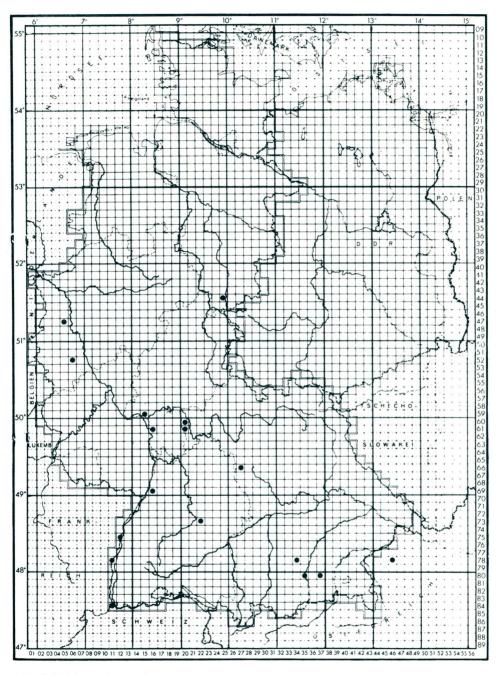


Abb. 7: 002 Agrocybe aegerita

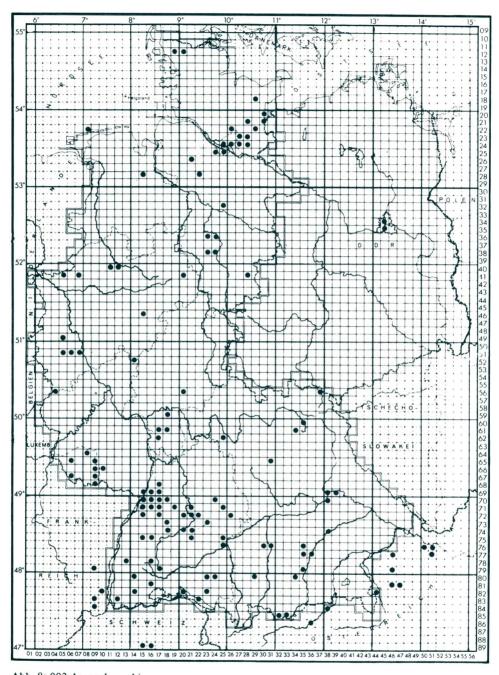


Abb. 8: 003 Agrocybe erebia

Z. MYKOL. 45(1). 1979

Wie der deutsche Name schon aussagt, ist Agrocybe aegerita in Europa ein "Kind des Südens". Der im gesamten Mittelmeerraum stark verbreitete Pilz war schon den alten Griechen und Römern als Speisepilz bekannt (Dioskorides, Plinius), der von ihnen und später in Südfrankreich (wie bei uns das Stockschwämmchen) gezüchtet wurde. Er wächst meist büschelig an den Stümpfen und Stämmen diverser Laubhölzer, vor allem an Pappel- und Weidenarten (Populus spec., Salix spec.), aber auch an Fagus, Quercus, Robinia, Sambucus, fruktifiziert von Frühjahr bis Herbst, oft das ganze Jahr über (Romagnes i 1956, Kreisel1961, Michael-Hennig1967, Marchand 1971, Cetto1973 und andere), lebt parasitisch wie saprophytisch.

In Mittel- und gegen Nordeuropa wird die Art sehr rasch selten und soll nur "in kümmerlichen Exemplaren" vorkommen, nach Kreisel (1961) nördlich bis Dänemark gehen (Lange 1938: Am Fuß einer Robinie in einem Garten, Odense 1927) und in Deutschland bisher nur in Thüringen im Saaletal beobachtet worden sein. Aus der Schweiz liegen Meldungen aus Columbier (bei Neuchatel), Appisberg und Basel vor. Unsere Karte zeigt für das Gebiet der Bundesrepublik nun immerhin 15 MTB-Punkte an (von denen jedoch 5206 und 6627 nicht belegt sind), die sich im Wesentlichen auf die großen Stromtäler des Rheins, des Mains, der Isar und (neuerdings) des Neckars verteilen, wo die Pilze an besonders geschützten Stellen festgestellt wurden. Der Erstfund für Württemberg gelang am 6.8.1978 Frau A. Müller bei Nürtingen am Neckarufer, wo die Pilze in 267 m NN an Pappelstümpfen wuchsen (MTB 7322, Exsikkate im Fungarium Krieglsteiner et filii, Nr. 57/1978).

Agrocybe erebia der Leberbraune Erdschüppling, ist in Mitteleuropa verbreitet und in Deutschland, wie schon K42 in Bresinsky & Dichtelzeigt, vom Norddeutschen Tiefland bis in submontane Lagen Süddeutschlands zerstreut vorkommend, da und dort häufiger (Gegend von Hamburg, Kraichgau-Karlsruhe), dann wieder in weiten Landstrichen nicht beobachtet. Der Pilz gedeiht als Saprophyt auf bloßer Erde, an feuchten Stellen, vor allem in Ulmen-Eschen- und Erlen-Auen, an nährstoffreichen Orten, in Parks unter Gesträuch, sogar an Feldrändern und fruktifiziert vom Spätfrühling bis zum Herbst einzeln, gesellig, oft fast büschelig. Da wir nicht jede Fundmeldung nachprüfen konnten, müssen wir es in Kauf nehmen, daß die eine oder andere Meldung auf Verwechslung mit der sehr ähnlichen Agrocybe ombrophila (Fr.) Karst beruht, welche vorwiegend in Buchenwäldern auf kalkhaltigen Böden vorkommt und sich vor allem durch längere Sporen deutlich unterscheidet: die Sporen der A. erebia sind durchschnittlich $10-12~\mu m$ lang, die der A. ombrophila $12-18~\mu m$.

4.6. Vertreter der Familie Coprinaceae

- 012 Anellaria semiovata (Sow. ex Fr.) Pears & Dennis, Ring-Düngerling (Abb. 9)
- 037 Coprinus comatus (Müll. in Fl. Dan. ex Fr.) S. F. Gray, Schopf-Tintling (Abb. 10)
- 038 Coprinus picaceus (Bull.) Fr., Spechttintling (Abb. 11)
- 119 Psathyrella ammophila (Dur. et Lev.) Orton, Sand-Zärtling (Abb. 12)

Die Gattung Anellaria Karsten enthält nur zwei Arten, nämlich die ringlose A. phalaenarum, welche in der Bundesrepublik bisher nur von H. S c h w ö b e l festgestellt worden ist, und A. semiovata, die von August bis Oktober auf Weideplätzen, Koppeln, auf Pferde- und Kuh-Dung fruktifiziert. Die Art wurde in Nord- und Südamerika festgestelt, in Grönland, Japan, Südafrika, in Europa von Spanien bis Rußland, von Jugoslawien bis zur 70-Grad-Grenze in Nord-Norwegen. Nach L. L ange (1974) ist die Art jedoch in den europäischen kontinentalen Tiefländern bemerkenswert selten, da sie ozeanische Klimata bevorzuge, nur in Nordeuropa wirklich häufig, und zwar von der Küste bis ins Bergland

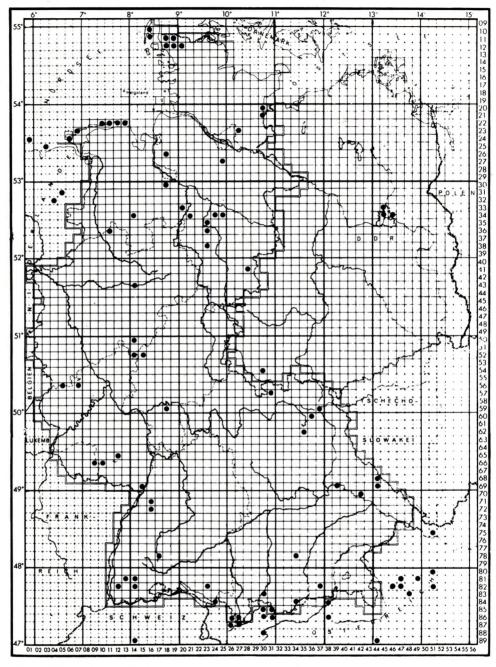


Abb. 9: 012 Anellaria semiovata

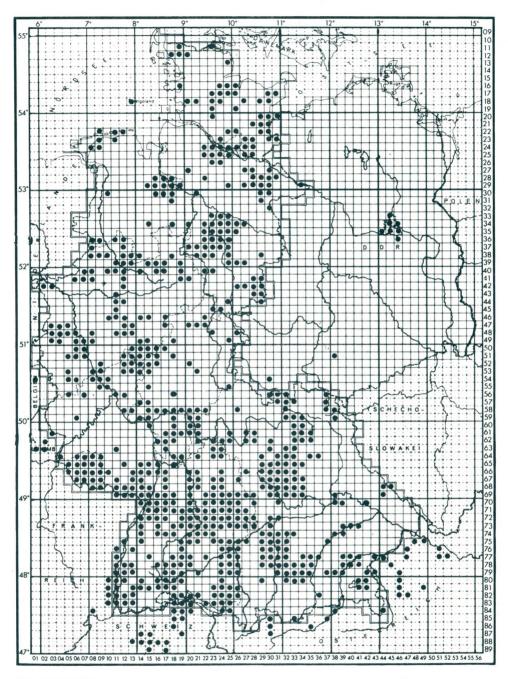


Abb. 10: 037 Corpinus comatus

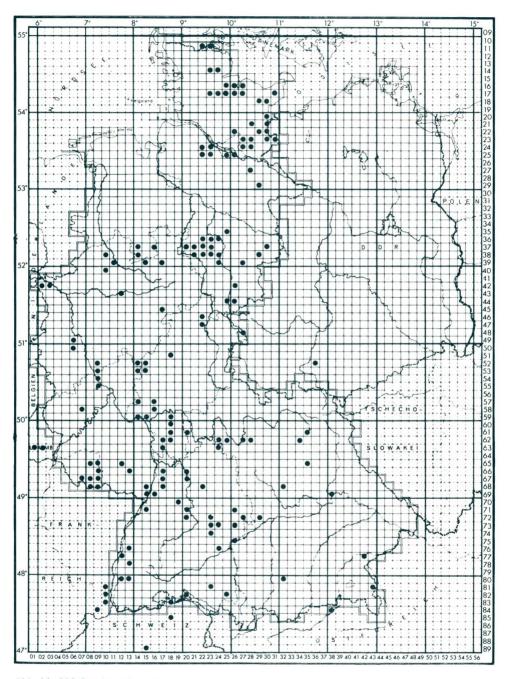


Abb. 11: 038 Coprinus picaceus

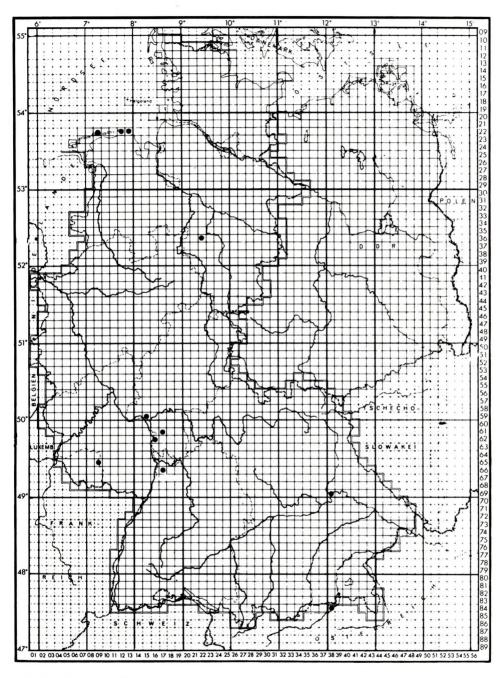


Abb. 12: 119 Psathyrella ammophila

hinein, während sie in Mitteleuropa vor allem im Gebirge vorkomme und bis 2200 m, in den Alpen nach F a v r e (1955) bis 2819 m aufsteige ((S i n g e r (1975) nennt die Verbreitung "boreal und montan".)) Dieser Befund stimmt mit unseren Beobachtungen überein, haben wir den Pilz doch 1978 mehrmals in Norddeutschland wenige Meter über dem Meeresspiegel festgestellt, in Österreich in fast 2000 m Höhe, in Ostwürttemberg, Hohenlohe und Mittelfranken dagegen trotz jahrelangen Suchens gar nicht; vergl. Abb. 9! Die Art fruktifiziert ab dem späten Frühjahr bis Herbst und variiert sehr stark in der Größe: eine var. *minor* findet sich gesellig auf Pferdedung.

Coprinus comatus, der Schopf-Tintling ist, inclusive seiner var. ovatus (= ,,Eiertintling") in Mitteleuropa eine häufige Art, die (je nach Klima) von (April) Mai bis Oktober (November), oft sehr gesellig, ja massenhaft an nährstoffreichen, stickstoff- und phosphathaltigen Stellen erscheint, seltener in Wäldern, viel häufiger auf "fetten Böden" in Wiesen, auf Weiden, in Gärten, an Schuttplätzen, alten Auffüll- und Kompoststellen, an Straßenrändern, hin und wieder sogar unmittelbar auf Mist. Der Pilz dürfte vom Tiefland (wir stellten ihn auf Helgoland und in der Norddeutschen Heide fest) bis in mittlere Gebirgslagen etwa gleich häufig sein; er "fehlte" nirgends, wo er lange genug gesucht worden war. So kann auch die Abb. 10 als Maßstab der pilzfloristischen Durchforschung der Bundesrepublik angesehen werden. Anders verhält es sich mit Coprinus picaceus, dem Specht-Tintling: er ist entschieden seltener, vor allem in Süddeutschland, und scheint es lediglich in einigen Gebieten Niedersachsens und Schleswig-Holsteins gelegentlich an Häufigkeit mit dem Schopf-Tintling aufnehmen zu können. Er bevorzugt schattige, im Sommer nicht austrocknende Buchenwälder auf mehr oder minder kalkhaltigen Böden, meidet nährstoffarme, bodensaure, montane Nadelwälder, fehlt daher im Bayrisch-Böhmischen Wald, im Inneren Schwäbisch-Fränkischen Wald, im Schwarzwald, im Fichtelgebirge, im Harz, im Sauerland weitgehend, kann andererseits an ihm zusagenden Stellen (so auf der Schwäbischen Alb) "schlagartig" Massenfruktifikation produzieren: Hunderte von Fruchtkörpern auf wenigen Quadratmetern Fläche, um dann wieder meilenweit zu "fehlen". Über die genauere Verbreitung in Europa ist uns wenig bekannt, ebensowenig über die Gesamt-Verbreitung.

Psathyrella ammophila ist, wie ihr Name schon feststellt, ein typischer "Sand"-Zärtling; das Vorkommen scheint auf Sand-Dünen der Nordsee-Küste und einiger Binnen-Dünen (so etwa der Oberrheinischen Tiefebene zwischen Sandhausen und Mainz, vergl. Winterhoff 1975, 1977, 1978) beschränkt; selten findet man den Pilz auch auf Sand nichtäolischer Herkunft, solche Angaben sind jedoch unbedingt zu belegen.

4.7. Vertreter der Familie Cortinariaceae Roze

- 040 Cortinarius violaceus (L. ex Fr.) Fr., Violetter Schleierling (Abb. 13)
- 049 Galerina paludosa (Fr.) Kühn., Gesäumter Häubling (Abb. 14)
- 067 Hebeloma radicosum (Bull ex Fr.) Ricken, Wurzelnder Fälbling (Abb. 15)
- 077 Inocybe jurana Pat., Weinroter Rißpilz (Abb. 16)
- 078 Inocybe patouillardii, Bres., Ziegelroter Rißpilz (Abb. 17)
- 127 Rozites caperata (Pers. ec Fr.) Karst., Reifpilz, "Zigeuner" (Abb. 18)

Die Supergattung Cortinarius Fr./Schleierlinge zerfällt in acht Untergattungen, die teils als eigene Gattungen betrachtet werden. Cortinarius violaceus ist die Typusart der Supergattung wie der Untergattung Cortinarius, welche in Japan, Neuseeland und im Westen der USA wohl mehrere Arten umfaßt, in Europa jedoch – je nach Auffassung – nur eine oder zwei: Die "Nadelwaldform" C. hercynicus (Pers.) Moser ist morphologisch nur schwer abgrenzbar (ob die bei M o s e r angegebenen Sporenmaße wirklich konstant bleiben, muß aufgrund eigener Aufsammlungen bezweifelt werden), und so entschlossen sich

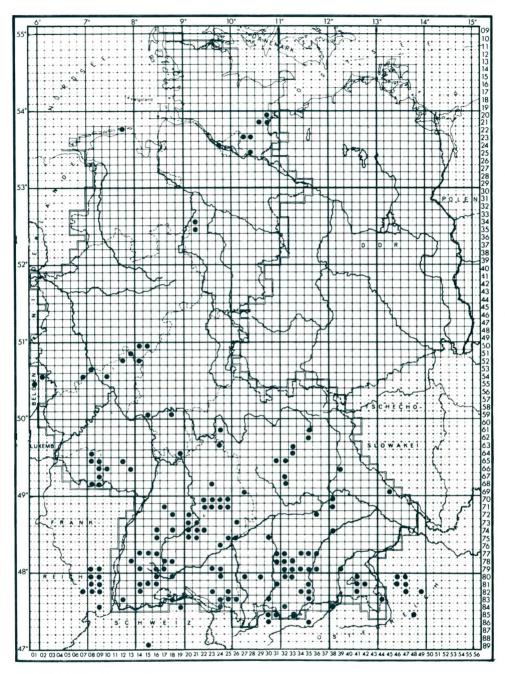


Abb. 13: 039 Cortinarius violaceus s. l.

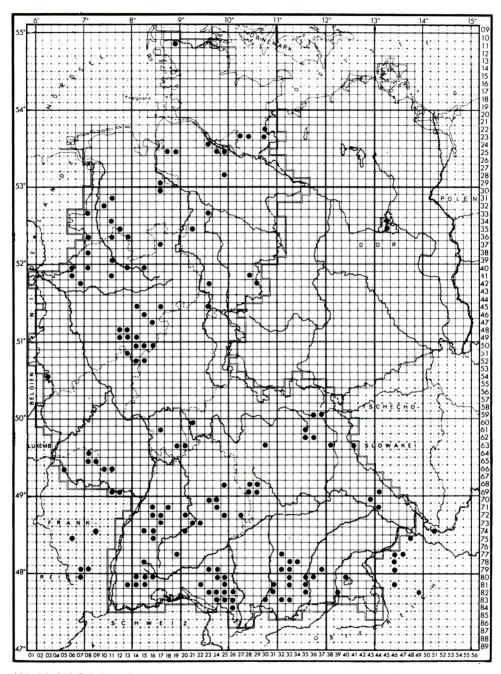


Abb. 14: 049 Galerina paludosa

98 Z. MYKOL. 45(1). 1979

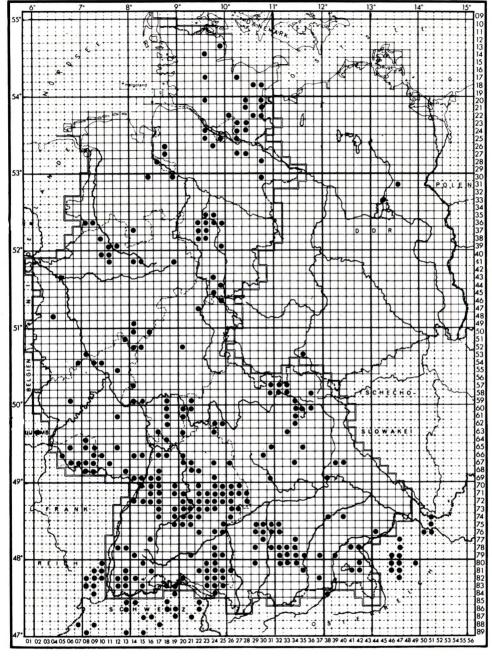


Abb. 15: 067 Hebeloma radicosum

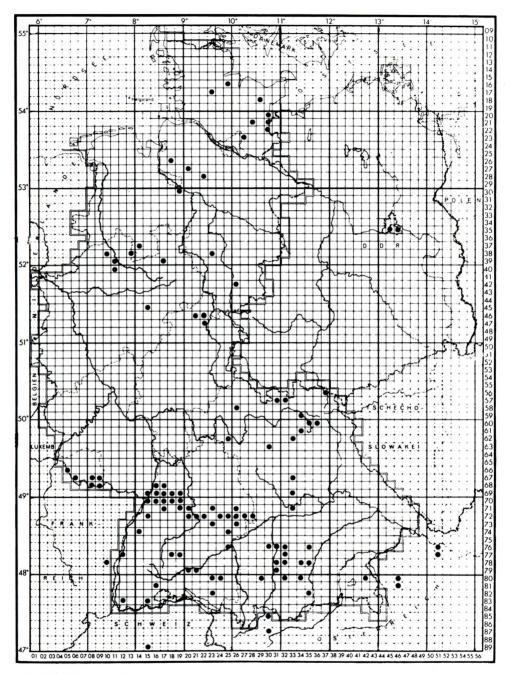


Abb. 16: 077 Inocybe jurana

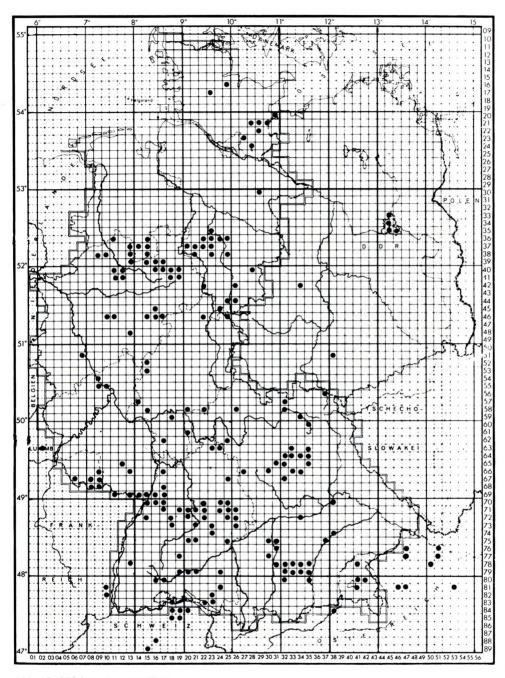


Abb. 17: 078 Inocybe patouillardi

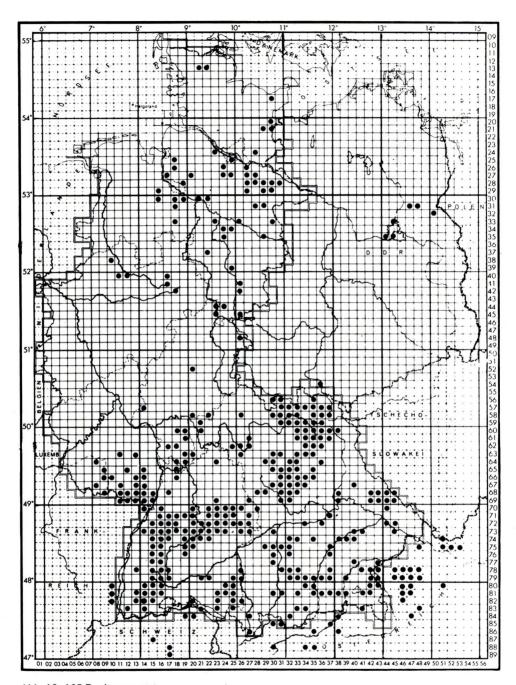


Abb. 18: 127 Rozites caperata

fast alle deutschen und europäischen Berichterstatter, C. hercynicus synonym zu verwenden oder jedenfalls C. violaceus als Aggregat zu behandeln.

Die Gesamtart scheint weit verbreitet zu sein, wurde aus Nordamerika, Asien, Japan, Australien gemeldet und ist in Europa von Spanien und Italien bis zur UdSSR, vom 43. Breitengrad im Süden bis zum 70. Breitengrad im Norden gemeldet, überall jedoch als ziemlich zerstreut oder als selten. Falls es sich wirklich nur um eine Sippe handelt, könnte man sie als boreal-montan bezeichnen, die vom Norden her bis zur Gegend um Hamburg einstrahlt und dann nach einer mitteldeutschen Verbreitungslücke in den Gebieten südlich des 51. Breitengrades wieder häufiger wird, sich dort jedoch eindeutig submontan bis hochmontan verbreitet gibt: die meisten süddeutschen Aufsammlungen stammen aus Gegenden zwischen 300 und 800 m Meereshöhe; nach F a v r e soll der Pilz bis in 1950 m Höhe gefunden worden sein.

Das Aggregat ist wenig bodenabhängig, scheint jedoch feuchte, schattige Lagen zu bevorzugen: in Ostwürttemberg stammen 22 Aufsammlungen aus 15 MTB-Quadranten des ozeanisch getönten, paenemontanen Schwäbisch-Fränkischen Tannen-Fichten-Buchenwaldgebietes, nur eine einzige von einem subkontinental getönten Fichtenforst der Heidenheimer Alb. In der Literatur sind mehrere mögliche Mykorrhiza-Partner genannt worden (L. L ang e 1974), jedoch liegen keine exakten Angaben vor.

Der Gesäumte Sumpfhäubling ist wohl die einzige makroskopisch leicht ansprechbare Galerina-Species Mitteleuropas: das reichliche Velum, welches als spinnwebig-häutiger Ring und darunter als faserig-flockige Stielbekleidung ausgebildet ist, kennzeichnet den zirkumpolar holarktisch verbreiteten Pilz im frischen, jungen Zustand sofort. Nach S m i t h & S i n g e r (1964) handelt es sich um die häufigste Art der Sphagnum-Sümpfe in den USA und in Canada; dies gilt wohl auch für Europa und die Bundesrepublik. J a h n (1969) bezeichnet G. paludosa als einen Sphagnum-Ubiquisten, der in Mooren und Erlenbruchwäldern auftritt. In Oberschwaben, im Schwarzwald, den Vogesen, im Bayerischen Wald, im Fichtelgebirge und im Sauerland stellten wir 1977 und 1978 in allen abgesuchten Mooren und in Moor-Randwäldern diesen Pilz, oft geradezu aspektbildend, fest. Daß er jedoch "überall im Walde, wo auf kleinsten Flächen Sphagnum-Arten wachsen" vorkommen soll, können wir nicht nachvollziehen; denn gerade in den bodensauren, abflußträgen, nordexponierten, sphagnumreichen Tannen-Mischwäldern des Schwäbisch-Fränkischen Waldes ist G. paludosa geradezu selten und hält sich sehr streng an die wenigen Restmoore und Hülben. In kontinental getönten Landschaften der Bundesrepublik scheint sie fast ganz zu fehlen. Da die Moorpilzflora erst seit kurzem erneut ins Bewußtsein der Pilzfreunde gerückt wurde (E i n h e l l i n g e r 1977), ist die vorliegende Karte wohl noch stark ergänzungsbedürftig.

Was für die *Tricholomataceae* die Gattung *Melanoleuca* darstellt, bedeutet den meisten Pilzfreunden für die *Cortinariaceae* die Gattung *Hebeloma*: sie sind gefürchtet und unbeliebt wegen der sehr ähnlichen, schwierig abzugrenzenden, kaum bearbeiteten und auch ästhetisch "wenig anziehenden" Arten.

Die einzig makroskopisch leicht ansprechbare Hebeloma-Art dürfte der "Wurzelnde Bittermandel-Fälbling" sein, der durch seinen grob schuppigen und fast häutig beringten, tief "wurzelnden" Stiel, den großen, meist schmierigen Hut, den angenehmen Bittermandel-Geruch und den enttäuschend bitteren Geschmack sofort auffällt.

Der Pilz ist bislang aus Japan, der Pazifischen Küste Nord-Amerikas und aus Europa bekannt, wo er in Jugoslawien, Rumänien und Spanien offensichtlich seine Südgrenze (und mit etwa 1000 m NN seine höchsten Fundstellen) erreicht; nach Norden wird er (im Raum Oslo) etwa vom 60. Breitengrad begrenzt. Es handelt sich offenbar um eine typisch

mitteleuropäische Art, die in breitem Band von England über die Benelux-Staaten, Deutschland, Dänemark bis Böhmen und Österreich verbreitet ist, um dann nach Osten, Norden und Süden rasch selten zu werden.

Hebeloma radicosum ist in Laub-, vor allem in Buchenwäldern weit verbreitet, die auf nährstoffreichen, neutralen bis stark kalkhaltigen Böden stocken; in sauren, armen Nadelwaldgebieten fehlt sie. Fruchtkörper erscheinen von Juli bis Oktober einzeln oder gesellig in der Nähe der Bäume oder an Stümpfen; die Stielbasis sitzt gewöhnlich morschen Wurzeln auf. — nach Karte 40 in L. L a n g e (1974) könnte man den Eindruck gewinnen, die Art käme in der Bundesrepublik recht gleichmäßig zerstreut vor, doch ist eine deutliche Verdichtung in den kalkreichen Landschaften Süddeutschlands, sind starke Verdünnungs-Tendenzen nördlich des Mains zu konstatieren, während die Funde nördlich der Lüneburger Heide als Ausstrahlungen vom ostdänischen Teilareal her aufgefaßt werden können.

Der Weinrote und der Ziegelrote Rißpilz gedeihen vorwiegend auf neutralen bis stark kalkhaltigen Böden in Laubwäldern, Parks, an (kalkgeschotterten) Wegrändern, unter Hecken. Obgleich sie nach Ansicht aller Autoren eine starke Affinität zu Kalkböden aufweisen und in denselben Arealen vorkommen, werden sie nur sehr selten miteinander aufgefunden, denn wenn der Weinrote Rißpilz, der oft recht groß werden kann und mit seinem langen Stiel meist tief in den Boden eingesenkt erscheint, zu fruktifizieren beginnt, ist die Zeit für den Ziegelroten Rißpilz gewöhnlich abgelaufen; er ist ein typischer Frühjahrs- und Frühsommerpilz, der ab Mai bis Juli fruktifiziert, während I. jurana von Mitte Juli, meist erst ab August bis Oktober zu finden ist. (Ganz selten findet man den Ziegelroten Rißpilz auch noch im September! - nach S t a n g l, in litt.). Vergleicht man die Karten Abb. 16 und Abb. 17, so wird offenbar, daß der Ziegelrote "Mai-"Rißpilz viel weiter verbreitet ist als der Weinrote Rißpilz, welcher möglicherweise höhere Kalkanteile im Boden benötigt, auch größere Bodenfeuchtigkeit. Über die Verbreitung in Europa, über klimatische Konditionen, Höhengrenzen etc. ist noch nicht allzu viel bekannt geworden, doch auch hier scheint I. patouillardii die größere Amplitude aufzuweisen. Verbreitungskarten liegen lediglich regional vor (so in Westfalen). Da es sich bei Inocybe patouillardi und I. jurana um "rötende Rißpilze" handelt und auch die Arten 213 I. corvdalina. 214 I. godeyi und 215 I. pudica des Programms 151-300, (von denen vor allem die beiden letzten leicht mit ähnlichen Sippen verwechselt werden können), röten, haben wir Herrn J. S t a n g l gebeten, hier einen Schlüssel der "Rötenden Rißpilze" zu geben:

J. Stangl: "Bei den hier angeführten Rißpilzen wird das Röten an irgendwelchen Fruchtkörperteilen als Bestimmungshilfe verwandt; entscheidend zur sicheren Bestimmung muß aber immer die Gesamt-Diagnose sein.

Untergattung *Inocybe* = eckigsporige Rißpilze:

- Inocybe bresadolae Mass., ein stark rötender Rißpilz, der beim Trocknen trüb rot wird.
- Inocybe capuzina (Fr.) Karst., Rötung nur im Hut- und Stielfleisch, oft nicht stark ausgeprägt.

Untergattung *Inocibium* = glattsporige Rißpilze:

- I. Rißpilzarten ohne Hymenialzystiden
 (an Lamellenschneide mit birnförmigen, blasigen oder langgestreckten Zellen)
- 1. Kräftig ziegelrot verfärbend, besonders bei Verletzung und im Alter; Geruch alt nach schlechtem Fusel; tödlich giftige Art: I vocybe patouillardi Bres.
- 2. Alle Fruchtkörperteile ziemlich gleichmäßig trüb weinrot verfärbend. Geruch alt ± fruchtartig: *Inocybe jurana* Pat.

- 3. Mehr oder weniger rötende Arten, die besonders im Hut- und Stielfleisch, aber auch an Hutrand, an Lamellen und vor allem an der Stielbasis mit fortschreitendem Wachstum ± stark röten:
 - a) Geruch "erdig-moderig" (stark staubartig): Inocybe cervicolor (Pers. ex Pers.) Ouel.
 - b) Geruch nach Pelargonien (Geranien): *Inocybe geraniodora* Favre. (bei dieser Art sind die Mikromerkmale genau zu prüfen!)
 - c) Geruch fruchtartig süßlich: *Inocybe bongardii* (Weinm.) Quel. (die von 3. am stärksten rötende Art)
- II. Rißpilzarten mit Hymenialzystiden
- 4. Fleisch rot anlaufend, alt oft mehr braunrot werdend, Obstgeruch (Geruch auch wie gebrannter Zucker):
 - Inocybe pyriodora (Pers. ex Fr.) Quél.
 - Inocybe incarnata Bresadola
 - Inocybe corydalina Quél.
 - Inocybe scabra (O. F. Müller ex Fr.)
 - Inocybe tricolor Kühn.
- 5. Fruchtkörper rote Flecken bekommend:
 - a) Rot fleckend, seltener völlig zart rot werdend. Beim Trocknen in allen Teilen trüb rot werdend. Hut flach gewölbt bis scheibenförmig: *Inocybe pudica* Kühn.
 - b) Am Standort zunehmend mehr oder weniger rötend. Beim Trocknen verstärkt sich die Rötung nicht. Hut spitz gebuckelt, nur 2-2,5 cm Durchmesser erreichend: *Inocybe armeniaca* Huijsman 1974.
- 6. Arten, die nur auf dem Hut ± röten, oft nur einen Anflug von Rot zeigen:
 - a) Mit Uringeruch, bei Laubbäumen wachsend: Inocybe haemacta Bk. & Br.
 - b) Ohne Uringeruch, bei Pappeln und Robinien wachsend, bisher nur aus Ungarn bekannt: *Inocybe aeruginascens* Babos 1968
- 7. Himbeerrote Zone im Basisbereich: Inocybe atripes Atk."

Soweit der Schlüssel von J. Stangl, für den wir sehr herzlich danken.

Aus der Gattung Rozites Karst. ist in Europa nur eine Art bekannt, der "Reifpilz" oder "Runzelschüppling" (so genannt wegen des Hutes), "Zigeuner" (wegen des "unordentlichen, schmutzigen" häutigen Rings). Nach S i n g e r (1975) ist er mit Sicherheit nur vom ektotrophen Areal der Nordhemisphaere verbreitet und gehört dort zu den weniger spezialisierten Ektotrophbildnern, mag also in der Forstwirtschaft von Bedeutung sein. Nachgewiesen ist der Pilz in Nordamerika, Grönland, Japan, in Europa von Nord-Italien bis nördlich des 70. Breitengrades. Er gilt in Europa als typisch nordisch-montan verbreitet, steigt im mitteleuropäischen Gebirge bis 1500 m NN auf, nach F avre (1960) sogar bis 2150 m. Er fruktifiziert von Sommer bis Herbst, begleitet im Norden die Zwergbirke (Betula nana), ist in Mitteleuropa in den Tannen- und Fichten-, aber auch den Buchenund Hainbuchen-Eichenwäldern zu finden, fast immer jedoch in Gesellschaft der Heidelbeere, Vaccinium myrtillus (Horak 1968, Krieglsteiner 1977). Er meidet die geringsten Kalkmengen im Boden, zieht sich auf der Albhochfläche auf extrem versauerte Feuerstein-Lehme zurück und kann im Schwarzwald und im Schwäbisch-Fränkischen Wald geradezu als erstrangiger Zeiger für stark bodensaure Buntsandstein- bzw. Stubensandsteinböden betrachtet werden.

4.8. Vertreter der Familie Pluteaceae Kotlaba & Pouzar

114 Pluteus leoninus (Schaeff. ex Fr.) Kummer, Löwengelber Dachpilz (Abb. 19)

149 Volvariella bombycina (Schaeff. ex Fr.) Sing., Wolliger Scheidling (Abb. 20) Die Gattung Pluteus Fr./Dachpilze, gewöhnlich in drei Sektionen unterteilt, enthält eine Reihe schwer abgrenzbarer Arten. So ist der Löwengelbe Dachpilz wegen seiner faserighyphigen Huthaut und fehlender metuloider Hakenzystiden in der Lamellentrama leicht in den Stirps Leoninus einzuordnen, jedoch enthält dieser u. a. zwei recht ähnliche Arten: P. luteomarginatus und P. sororiatus Sing. (= P. leoninus ss. Bres.). Ersterer, von Schwöbel und Stanglerstmals für die Bundesrepublik nachgewiesen, unterscheidet sich im jungen, frischen Zustand durch den rosafarbenen Stiel, mehr senfgelben Hut, sonst vor allem durch die etwas größeren Sporen; der andere ist unter einem rußbraunschwärzlichen Filz gelb, besitzt jung eine lebhaft gelbe Schneide an den Lamellen und ist ansonsten nur mittels Huthautmikroskopie sicher abtrennbar; (ob für die Bundesrepublik schon sicher nachgewiesen?). Beide Doppelgänger wachsen an Nadelholzstrünken und moderigem Nadelholz (besonders Fichte) bis in Bergregionen. P. leoninus s. str. ist von Juni bis September sowohl an Laub- wie an Nadelholz zu finden, auffallend häufig an Buche in Buchen- und Buchen-Tannen-, aber auch in Auwäldern, wo er an mehreren Orten als langiährig standorttreu berichtet wurde. (In Ostwürttemberg entfällt auf 25 Fundangaben 15mal die Anmerkung "Buche", 3mal "Fichte", je einmal "Eiche", "Tanne", "Kiefer", viermal wurde nur "Laubholz" vermerkt). Es wundert, daß der auffällige Pilz zwar von der Meeresküste bis in montane Lagen Süddeutschlands gefunden, in weiten Landstrichen Deutschlandes jedoch nicht gemeldet wurde. Da er selten bewußt von seinen Doppelgängern abgegrenzt wurde, haben wir vorerst seine Verbreitung als die eines Aggregats zu betrachten und bitten alle Mitarbeiter, ihre Funde überprüfen zu wollen.

Der Wollige Scheidling ist ein auffälliger und bei der nötigen Umsicht unverwechselbarer Pilz, der nach Marchand (1973) als Kosmopolit gilt, nach Kreisel (1961) zumindest holarktisch verbreitet ist. In Europa ist er nach L. Lange (1974) zwar nirgends "common" (gemein, häufig), jedoch von Spanien über Italien, Bulgarien und Griechenland bis zum Kaukasus zu finden. Nordwärts scheint er jedoch auf dem Festland den 60. Breitengrad nicht zu überschreiten und fehlt in Schottland. Da sein Myzel (nach Moser 1958) kälteresistent sein soll, muß wohl die Fruchtkörperbildung höhere Temperaturen erfordern.

In Deutschland ist die Art vor allem in Parks (so uns in der Kasseler Aue 1977 und 1978 im August gezeigt worden) und in wärmebegünstigten Auwäldern entlang der großen Flüsse anzutreffen, wo sie und ihre gelbhütige Varietät flaviceps als Parasit und Saprophyt aus Wurzeln, Stümpfen und Strünken, Stammhöhlungen, oft in mehreren Metern Höhe aus den Ästen diverser Laubbäume herausbricht. Auch die meisten europäischen Autoren stellen große Listen von Laubholz-Wirten zusammen; nur Pilat berichtet von einem Nadelholzfund (an Abies bornmuelleriana, allerdings aus Kleinasien). Zuweilen soll man den Pilz auch auf Papierabfällen, Sägmehl und Holzspänen fruchtend gefunden haben.

K 30 in Bresinsky & Dichtel (1971) könnte den Eindruck erwecken, der Wollige Scheidling sei in der Bundesrepublik hinreichend gut verbreitet, was unsere Karte wohl revidiert. So hat ihn Dr. H. Haas in Württemberg erst zweimal zu Gesicht bekommen (im Raum Stuttgart), und in Ostwürttemberg konnte er bislang noch gar nicht aufgefunden werden.

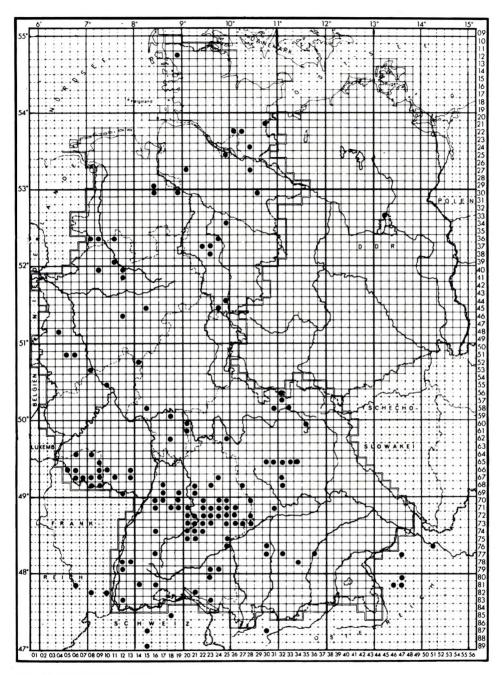


Abb. 19: 114 Pluteus leoninus

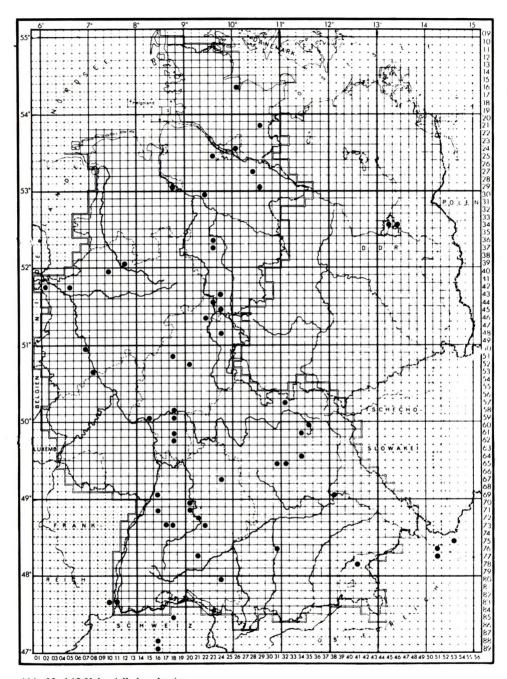


Abb. 20: 149 Volvariella bombycina

4.9. Vertreter der Familie Strophariaceae Sing. & Smith

- 079 Kuehneromyces mutabilis (Schaeff. ex Fr.) Sing. & Smith, Stockschwämmchen (Abb. 21)
- 107 Pholiota destruens (Brond.) Gillet, Pappel-Schüppling (Abb. 22)
- 108 Pholiota heteroclita (Fr.) Quél., Abweichender Schüppling (Abb. 23)
- 140 Stropharia aurantiaca (Cke.) Orton Gold-Träuschling (ohne Abb.)
- 141 Stropharia hornemannii (Weinm. ex Fr.) Lund. et Nannf., Üppiger Träuschling (Abb. 24, 25, 26)

Das Stockschwämmchen, Kuehneromyces (früher: Pholiota) mutabilis ist holarktisch verbreitet und kommt in der gemäßigten Zone der Nordhalbkugel vor, jedoch (nach P i l a t 1954) nicht in allen Regionen gleich häufig, in Nordamerika z. B. viel seltener als in Europa. In Mitteleuropa dürfte es sich um einen der verbreitetsten und auch bekanntesten Großpilze überhaupt handeln, der vielerorts auch gezüchtet wird. Es bricht von April bis Dezember, meist im Herbst, oft zwei bis dreimal im Jahr büschelig aus Stümpfen und toten Stämmen verschiedener Laubhölzer, vor allem der Buche, hervor, was ihm den deutschen Namen "Laubholz-Schüppling" eingebracht hat. Es ist Rotfäuleerreger, der (nach K r e i s e l 1961) nur gelegentlich parasitisch auf die unteren Teile lebender Stämme übergreift, ansonsten Saprophyt bleibt.

Über das Vorkommen auf Nadelholz wird in der Literatur nur zögernd berichtet: Lange (1938) fand das "sehr gemeine" Stockschwämmchen in Dänemark" ausschließlich auf Laubholzstümpfen". Rom agnesi (1965) stellt fest, er habe die Art noch nie an Koniferen gesehen, während Marchand (1971) - ebenfalls für Frankreich - eingesteht, sie wachse an Fichten und er habe sie in etwa 1700 m Höhe auch an Pinus mugo beobachtet. Ha as (1964) stellt - für Süddeutschland - fest, eine seltene Ausnahme bilde das Vorkommen dieser Art auf Nadelholz, jedoch die Büschel erreichten hier nicht den so großen Umfang wie auf Laubholz. Kreisel (1961) nennt als einzigen Nadelbaum die Fichte (Picea abies) und auch M i c h a e l - H -e n n i g (I, 1968) schreiben: "Sehr selten an Nadelholz". - Die Arbeitsgemeinschaft Mykologie Ostwürttemberg hat auf dem von ihr betreuten, etwa 4000 Quadratkilometer großen Untersuchungsgebiet den Pilz seit 1971 in 36 Meßtischblättern, insgesamt in 91 MTB-Quadranten festgestellt; es liegen 136 Meldungen vor, von denen 22 ohne Substratnennung sind, 13 mal ist nur "Laubholz" vermerkt. Von den restlichen 101 Angaben wird 53 mal Buche vermerkt, 8 mal Birke, je 5 mal Eiche und Erle, je 1 mal Hainbuche, Linde und Weide: dies gibt einen Laubholzanteil von 74 %. Die Fichte ist mit Abstand der bevorzugteste Nadelbaum: 24 Angaben, Kiefer, Lärche und Tanne sind nur je einmal notiert worden. Inzwischen liegen auch Nadelholz (Fichten-) Funde aus anderen Teilen Deutschlands vor, die darauf schließen lassen, daß das Stockschwämmchen im planaren bis submontanen Eichen-Buchenwaldgebiet stark an Laubholz gebunden erscheint (außer den eben genannten Baumarten werden noch Ulmus, Frangula, Populus tremula, Acer, Fraxinus und Aesculus gemeldet), während es im montanen Bereich auf Nadelholz "umsteigt".

In Deutschland scheint das Stockschwämmchen von der Küste bis in höhere Berglagen ziemlich gleichmäßig und stark verbreitet zu sein und wird allenfalls in den regenärmeren, kontinental getönten Landstrichen etwas seltener. Da es in allen Waldtypen, auch an Bachläufen, in Parks vorkommt, kann die Karte Abb. 21 als Maßstab der pilzfloristischen Durchforschung gelten.

Verwechslungen: An Nadelholz (*Picea*) kann das Stockschwämmchen mit dem ebenfalls verbreiteten Mehl- oder Nadelholz-Häubling, *Galerina marginata* (Fr.) Kühn. verwechselt werden, welcher hin und wieder auch büschelig fruktifiziert. Er ist unter dem Ring glatt-

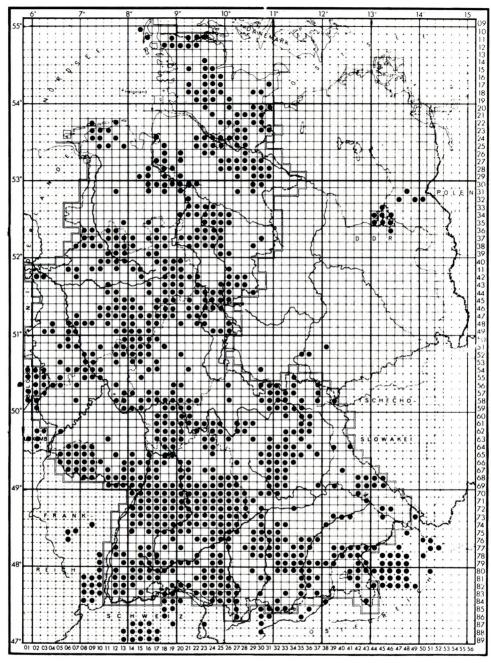


Abb. 21: 079 Kuehneromyces mutabilis

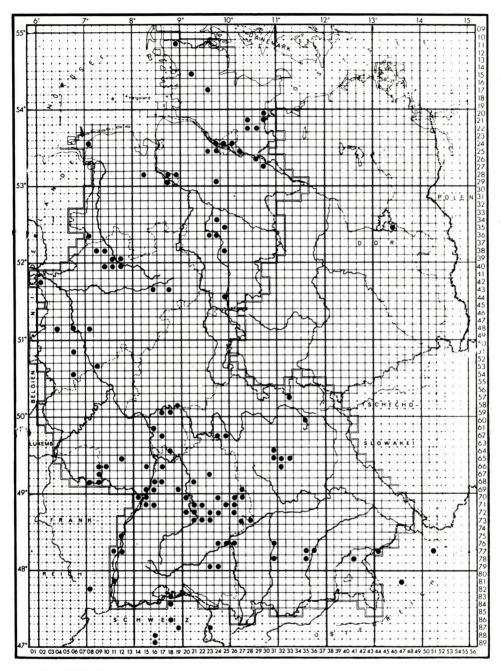


Abb. 22: 107 Pholiota destruens

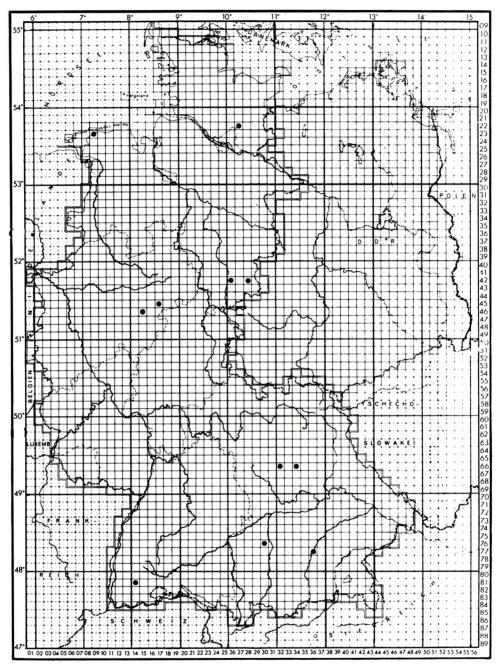


Abb. 23: 108 Pholiota heteroclita

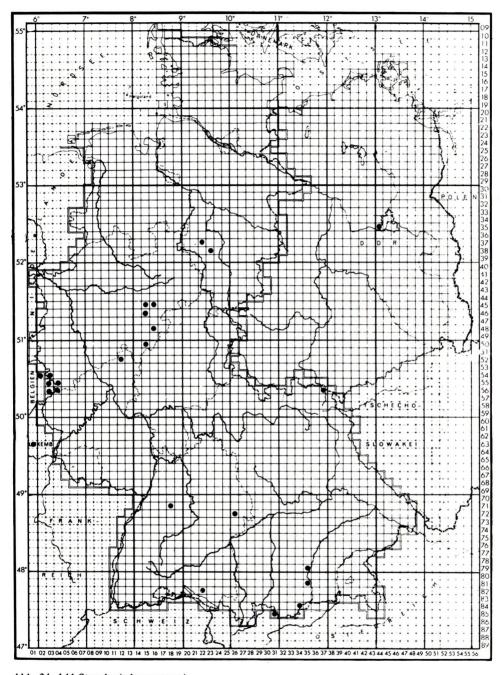


Abb. 24: 141 Stropharia hornemanni



Abb. 25: Stropharia hornemannii, Üppiger Träuschling, 14.10.1958 bei Lützel, Kreis Siegen, Rheinisches Schiefergebirge, etwa 600 m NN.

stielig, riecht und schmeckt nach Mehl, besitzt warzige Sporen und ist giftig (enthält alpha – Amanitin).

Zur Gattung Kuehneromyces zählen noch etwa 5–10 weitere Arten, von denen Moser K. vernalis (Peck) Sing. & Smith aufschlüsselt; diese Art wurde von Bresinsky und Schwöbel für die Bundesrepublik nachgewiesen, ist aber nur in den höheren Gebirgen, so den Alpen, zu erwarten. Im Juli 1978 zeigten sie uns Breitenbach, Kränzlin et al. am Jänzigrat (Unterwalden, Schweiz) in etwa 1500 m Höhe an einer absterbenden Bergkiefer. — Im Flachland könnte K. cystidiosus Sing. vorkommen, welche für die Bundesrepublik noch nicht sicher nachgewiesen ist.

Der Pappel-Schüppling, *Pholiota destruens*, und der "Abweichende Schüppling", *Pholiota heteroclita* gehören innerhalb der Großgattung *Pholiota* Kummer zur leicht abgrenzbaren Sektion *Hemipholiota*, deren Typus *Ph. destruens* darstellt. Diese ist, wie der deutsche Name aussagt, ausschließlich auf lebende und frisch gefällte Stämme von *Populus-*Arten spezialisiert (frühere Meldungen von *Betula* und *Salix* beruhen sicher auf Verwechslung) und fruktifiziert von August bis Oktober. In Europa ist der Pilz stärker im Süden verbreitet, gilt z. B. in Dänemark als "nicht häufig" (L a n g e 1938) und ist in Deutschland sehr zerstreut im Flach- und Hügelland, meidet offensichtlich Berglagen und wurde daher bisher weder im Schwarzwald, noch im Bayrischen Wald, auch nicht im Alpen- und Voralpenland gefunden. Eine Vorliebe scheint er für Flußauen zu haben (Rhein, Donau, Lech, Isar, Main, Weser, Elbe), was ihn als wärmeliebende Art bestätigt.

Über *Pholiota heteroclita* berichten D. u. P. Laber (1977, + Anmerkung Krieglsteiner).

Der Gold-Träuschling wurde 1978 von M. Moser erstmals in die 4. Auflage seiner Basidiomyceten II aufgenommen. Über den westdeutschen Erstfund berichten H. und M. Engel 1970 ausführlich. Sie hatten den Pilz im Herbst des Jahres 1968 und 1970 an zwei Stellen im Hamburger Stadtpark, MTB 2426, aufgefunden. Weitere deutsche Funde sind uns nicht bekannt geworden. Eine von Engel zusammengestellte europäische Fundort-Karte läßt auf atlantisches Areal schließen (Funde in England, Ausbreitungstendenz in Holland, 1. Angabe aus Nordfrankreich); Möglicherweise haben auch J. E. Lange (Dänemark) und A. Ricken (Deutschland) den Pilz in den Händen gehabt, aber nicht als eigenständige Arterkannt, da dieser der S. thrausta ähnelt. — Der Pilz läßt übrigens noch eine Reihe ökologischer und chorologischer Fragen offen, und so bitten wir vor allem die Beobachter im nordwestdeutschen Raum, verstärkt auf ihn zu achten und uns mit ausreichendem und gutem Belegmaterial sowie entsprechenden Daten zu versorgen.

Der Üppige Träuschling wurde 1818 von E. Fries beschrieben. Eine ausführliche Literaturübersicht stellten M. Moser (1949) und Herink, Kotlaba und Pouzar (1957, zitiert bei Jahn 1959) zusammen. Jahn (1959) beschäftigt sich ausführlich mit der Taxonomie, Chorologie, und Ökologie dieses Pilzes (mit Photo, welches uns der Autor hier nochmals zur Verfügung stellte, vergl. Abb. 25), der seit Killermann (1936) aus Deutschland nicht mehr gemeldet worden war.

Es handelt sich um eine nordische Art, die in Europa in Nordschweden am häufigsten scheint, in fast ganz Schweden, Finnland, im Baltikum, (N e u h o f f kannte bei Königsberg etwa ein Dutzend Standorte!) und Nordrußland ein geschlossenes Areal besitzt,

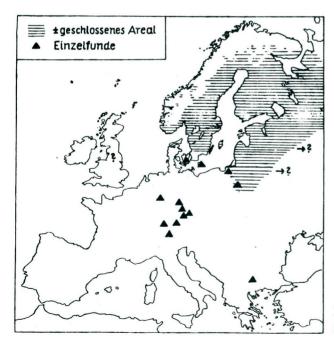


Abb. 26: Vermutliche Verbreitung von Stropharia hornemannii in Europa (aus Jahn 1959).

vereinzelt Dänemark erreicht. In Norddeutschland komme die Art nicht vor; sie sei in Mittel- und Süddeutschland selten und dort nur in höheren Berglagen zu finden. Weitere Funde gibt Jahn für die Tschechei, für Österreich, einen für Bulgarien an. In Nordamerika wurde er selten in Canada und den USA gefunden.

Aus Baden-Württemberg sind neuerdings drei Stellen bekannt: eine im Schwarzwald, eine in Ostwürttemberg, eine in Oberschwaben; sie liegen weit auseinander. Aufsehen erregend war 1977 der Bericht R. S c h u m a c k e r s aus Belgien, der mehrere Funde nahe der deutschen Grenze veröffentlichte; Herr Dr. S c h u m a c k e r stellte uns freundlicherweise die MTB-Angaben zur Verfügung (vergl. Abb. 24). Leider fehlen uns Angaben von der deutschen Seite des Böhmerwaldes; die tschechischen Fundstellen liegen 750–1000 m hoch.

Jahn und Schumaacker berichten, daß der Pilz saprophytisch, meist an alten Baumstümpfen größeren Vermorschungsgrades vorkommt, in Lagen von meist über 600 m NN, an feuchten Stellen mit reichlicher und langer Schneebedeckung, hoher Luftfeuchtigkeit und Niederschlägen von etwa 1200 mm im Jahr und mehr. Das Lebermoos Nowellia curvifolia (Dicks.) Mitt. sei bei allen Fundorten reichlich aufgefallen. Obgleich der Pilz auch an Laubholz gefunden wurde (er gilt als "semilignicol"), kann man ihn als typischen Fichtenwaldpilz bezeichnen; möglicherweise ist er derzeit wegen der künstlichen Erweiterung des Fichtenareals regional in Ausbreitung begriffen —.

4.10. Arten der Familie Russulaceae Roze

4.10.1. Gattung Russula Pers. ex S. F. Gray, Täublinge

- 128 Russula flava (Rom.) Rom. ap. Lindbl., Gelber Graustiel-Täubling (Abb. 27)
- 129 Russula lepida Fr., Zinnober-Täubling (Abb. 28)
- 130 Russula virescens (Schff. ex Zant.) Fr., Gefelderter Grüntäubling (Abb. 29)
- 131 Russula mustelina Fr., Wiesel-Täubling (Abb. 30)

Für Russula claroflava Grove ss. Melz. & Zv., J. Schaff (= Synonym zu R. flava) existiert bei L. L a n g e (1974) eine Europa-Verbreitungskarte; aus ihr geht hervor, daß die Art, die auch in Grönland und Nordamerika vorkommt, in Europa hauptsächlich im Norden und in der Mitte verbreitet ist, nach Südwesten rasch selten wird (R o m a g n e s i 1967), nur sehr vereinzelt in Katalonien und Italien angegeben ist und auf dem Balkan ganz zu fehlen scheint. L. L a n g e korrigiert die Vorstellung früherer Autoren, der Pilz sei boreal-alpin verbreitet, stammen doch die höchsten Funde aus Mitteleuropa (Tschechei) aus nur 850 m Höhe, die meisten aus dem Tiefland.

In der Bundesrepublik kommt der Pilz von Sylt bis Wangen im Allgäu sehr unregelmäßig zerstreut vor, so daß sich schwer verständliche Verdichtungs-, aber auch Ausdünnungszonen ergeben, und ausgerechnet im pilzfloristisch am gleichmäßigsten erfaßten Gebiet zwischen Neckar und Altmühl konnte er bisher nicht festgestellt werden. Bei Hannover fanden wir ihn im Sommer 1977 fast in jedem feuchten, sauren Birkenbestand, und Jahn (1957) bezeichnet ihn als Charakterart des Birkenbruchs, wo er in großer Zahl bei Birken und Kiefern-Birken-Forsten im *Sphagnum* zu finden sei. Für die DDR führt P. Ebert (1968) mehrere Fundorte an und vermeldet "mehr oder weniger feuchte Stellen mit Birken"; auch Lange (1940) beschreibt sie von Dänemark als "nicht selten auf etwas sumpfigem, mit Heidekraut bewachsenem Untergrund". In Süddeutschland wächst dort, wo R. flava fruktiziert, kein Heidekraut mehr; im Schwarzwald und im Allgäu fanden wir sie zwar mehrmals, aber sehr streng an nasse, häufig unter Wasser

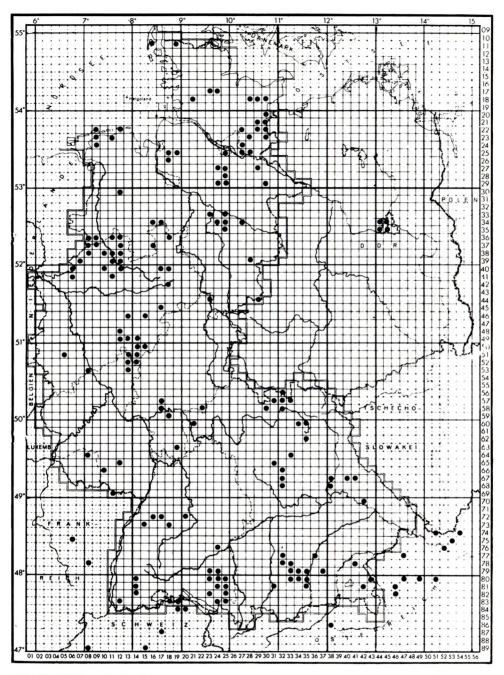


Abb. 27: 128 Russula claroflava

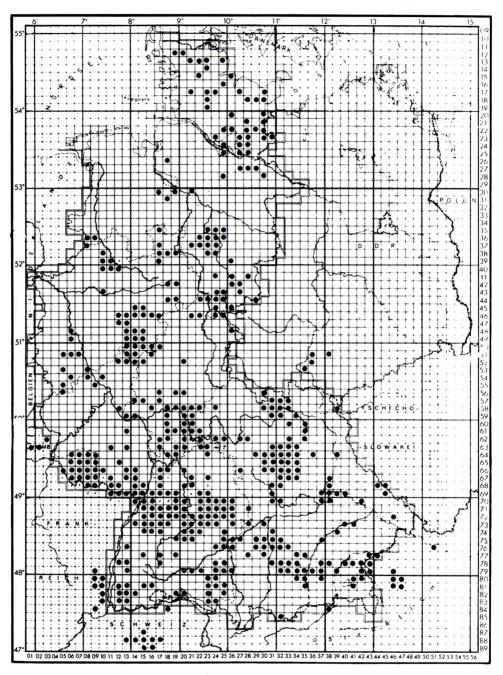


Abb. 28: 129 Russula lepida

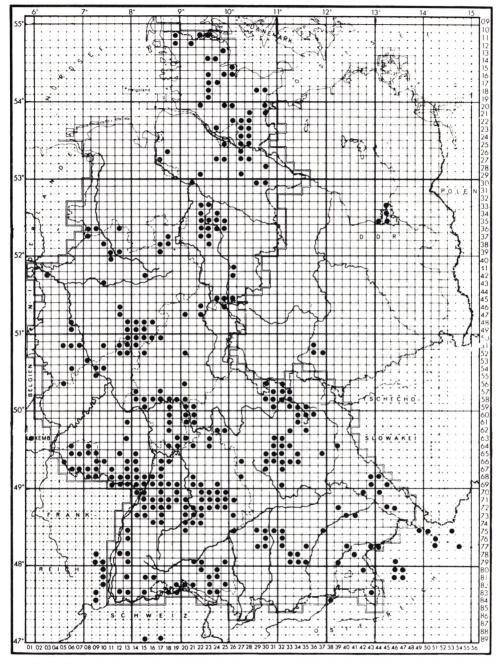


Abb. 29: 130 Russula virescens

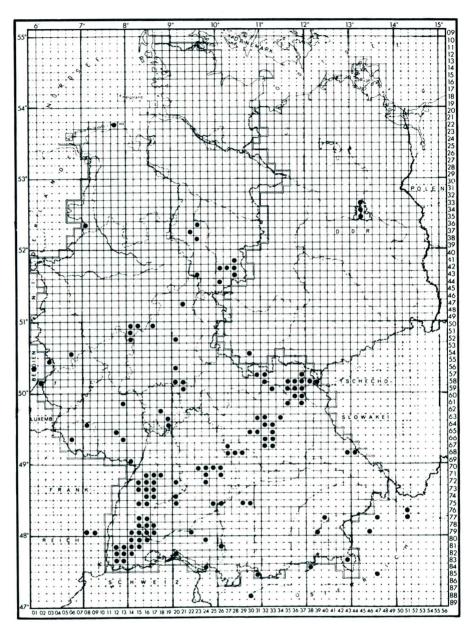


Abb. 30: 131 Russula mustelina

stehende Stellen in ausgesprochenen Mooren gebunden, stets bei *Betula pubescens*, einmal – im Federsee-Moor – bei *Betula humilis*; hier ist der Name "Moor-Täubling" voll berechtigt.

Der Pilz galt bis vor wenigen Jahrzehnten als Varietät von R. ochroleuca und ist deshalb früher wohl kaum beachtet worden.

Russula lepida wird bei Moser (1968) und anderen Autoren unter der Bezeichnung R. rosacea Pers. ex S. F. Gray geführt. Romagne gen ag nesi, Pilatund Cettosind sich einig, daß die Art in der ganzen gemäßigten Zone der nördlichen Halbkugel vorkommt und in Europa recht gemein von anfang Sommer bis Herbst in Laub- und Nadelwäldern fruktifiziert. Pilat (1954) vermerkt, daß sie in der CSSR und in Süddeutschland häufig sei, bei Berlin und den nördlichen ebenen Landschaften aber selten. Er führt sie vorwiegend als Art der Buchenwälder auf, die auch bei trockenem Wetter zu finden sei. Manche Autoren halten sie für kalkhold, Schwöbel jedoch für "ziemlich bodenvag, die allerdings auf armen Böden rasch seltener wird, selten auch im reinen Nadelwald wachsen zu können scheint" (briefliche Mitteilung 1978); dies deckt sich mit unseren Feststellungen, daß sie in Ostwürttemberg auf allen Böden (vom extrem sauren Stubensandstein, pH 3,8, bis zu Malm-Kalken pH 8,5) gedeiht, jedoch ihren Schwerpunkt zwischen pH 6-7,5 hat. Wir fanden sie stets mit Fagus vergesellschaftet.

S c h w ö b e l wies uns darauf hin, daß bei S c h ä f f e r R. lepida mit R. rosea, R. minutula und R. zvarae zur Untersektion Lepidinae Melz.-Zv. vereinigt sei, daß die letzteren jedoch inkrustierte Primordialhyphen in der Huthaut besäßen, R. lepida dagegen mit Sulfoaldehydreagentien schwärzende Dermatozystiden. R o m a g n e s i hat R. lepida deshalb in der "Supersektion" Piperinae untergebracht und R. lepida zusammen mit der nahestehenden R. amarissima als eigenen Formenkreis mit mild oder bitter, aber nicht scharf schmeckendem Fleisch im Gegensatz zu den übrigen Piperinae behandelt. Auf Verwechslungsmöglichkeiten mit der bitteren R. amarissima Romagnesi sei eigens hingewiesen (vgl. auch M a r c h a n d 1977); diese ist aus der Schweiz gemeldet, wurde uns auf der Dreiländertagung 1973 in Scharnstein von R o m a g n e s i und S c h w ö b e l gezeigt und während der Dreiländertagung 1976 in Graz in einem montanen Tannen-Buchenwald in größeren Mengen von J. A. S c h m i t t und S c h w ö b e l vorgeführt, wo sie teils vergesellschaftet mit R. lepida wuchs. Auch aus dem Saarland und der Gegend von Nürnberg ist R. amarissima gemeldet worden

Von R. lepida sind einige Varietäten beschrieben worden, von denen wir die var. lactea schon gefunden haben.

Russula virescens ist in der BR Deutschland ähnlich verbreitet wie R. lepida, aber weniger häufig und meist "Einzelgänger" (S c h w ö b e l), nie Massenpilz. R o m a g n e s i (1967) und C e t t o (1973) halten sie für einen Bewohner ausgesprochen "sauerer" Böden, wir sind jedoch mit S c h w ö b e l der Meinung, sie sei bodenvag. Sie kommt in der ganzen gemäßigten Zone der Nordhalbkugel vor, wenn auch sehr zerstreut, sowohl in Eichen-Hainbuchen- als in Rotbuchen-, Misch- und reinen Nadelwäldern. Sie besitzt Sporen mit sehr variabler Ornamentation und eine eigenartige Huthautstruktur. Nach Meinung von S c h w ö b e l hat sie R o m a g n e s i zu sehr in die Nähe von amoena-amoenicolor-vio leipes gerückt; M o s e r (1978) stellt sie zwischen R. cyanoxantha und R. cutefracta, einer in Mitteleuropa offenbar seltenen, recht ähnlichen Art. Im Zweifelsfall unterscheidet eine Eisensulfat-Probe.

Russula mustelina, wegen ihrer Farbe so genannt (= Wieseltäubling), besitzt mit R. lepida ein bei Täublingen sonst kaum gewohntes, sehr hartes Fruchtfleisch: Fries nannte sie

wohl daher auch R. elephantina. In Hutfarbe und Erscheinungsbild ähnelt der Pilz von oben fast einem Steinpilz, und so hat er schon manchen Steinpilzsammler genarrt, der ihn dann, seinen Wert für den Kochtopf unterschätzend, umgestoßen hat. Mit dem Steinpilz teilt er tatsächlich zuweilen den Standort, denn er ist wie dieser an die Fichte, Picea abies. gebunden. Doch ist das Areal des Wieseltäublings weit kleiner als das des Boletus edulis s. str., das kommt daher, daß er stärker kalkfliehend ist, extremer an nährstoffarme. sandige, saure Böden gebunden ist, wo er oft zusammen mit Calluna, häufiger jedoch auf ganz "nackten", weil verdichteten Böden direkt auf Trampelpfaden und Fahrwegen vorkommt. Außerdem gibt er sich in Mitteleuropa sehr deutlich montan, fehlt in der Ebene; doch ist diese Regel nicht ohne Ausnahme: gelegentlich wird als sensationell berichtet, daß er doch bis zur Meeresküste absteigt, und auch unsere Karte zeigt Funde von der niederländischen Grenze, von einer Nordseeinsel und bei Berlin, wo Schaeffer (1952) den Pilz als fehlend eingestuft hatte. Im Böhmerwald steigt er dagegen weit über 1000 m auf und ist auch sonst kaum unter 500 m NN zu finden. Bei dieser Art wäre eine Europa-Karte sehr zu begrüßen. Aufgrund der makrochemischen Reaktion (FeS O₄) und der anatomischen Merkmale (Huthaut, kleine atypische Dermatocystiden, Sporen) bildet R. mustelina eine natürliche Einheit mit R. vesca und R. heterophylla.

4.10.2. Gattung Lactarius (DC ex Fr.) S. F. Gray, Milchlinge

- 081 Lactarius lignyotus Fr., Mohrenkopf (Abb. 31)
- 082 Lactarius necator (Bull. em. Pers. ex Fr.) Karst., Olivbrauner Milchling (Abb. 32)
- 083 Lactarius picinus Fr., Pechschwarzer Milchling (Abb. 33)
- 084 Lactarius repraesentaneus Britz., Violettmilchender Zotten-Milchling (Abb. 34)
- 085 Lactarius scrobiculatus (Scop. ex Fr.) Fr., Grubiger Milchling (Abb. 35)

Nur für den Olivbraunen Milchling, Lactarius necator, existiert in L. Lange 1974 eine europäische Verbreitungskarte. Der Pilz ist boreal zirkumpolar verbreitet und geht im Norden wie in den Gebirgen Mitteleuropas bis hart an die Baumgrenze, F a v r e (1960) meldet ihn bis in Höhe von 2200 m, ansonsten sind Angaben bis 1400 m keine Seltenheit. Der Pilz ist azidophil und bevorzugt nährstoffarme, saure Böden auf feuchtem Grund. Als Mykorrhizapartner werden Fichte und Birke betrachtet, seltener wird auch Kiefer und Stieleiche angegeben.

In Deutschland gehört *L. necator* zu den häufigsten Arten, der von der Meeresküste bis ins Gebirge auf keinem sauren Untergrund fehlt, wo Fichte (*Picea*) und/oder Birke (*Betula pendula, pubescens*) vorkommt, wobei auch trockene Rohhumusböden, ja Torf nicht gemieden werden. Auf der Ostalb zieht er sich auf stark versauerte Feuersteinlehme zurück.

Der volkstümliche Name "Tannen-Reizker" sollte nicht mehr verwendet werden, da er "doppelt falsch" ist: zum einen ist Mykorrhiza mit Tanne, Abies alba, nicht erwiesen, ja fast ausgeschlossen, zum anderen sollte man nur noch rotmilchende Milchlinge als "Reizker" bezeichnen, weil der Name Reizker aus dem slawischen abgeleitet ist: das polnische "rudzy" und das tschechische "Ryzec" bedeuten "rot". Der "Blut-Reizker" ist also doppelt genäht.

Lactarius lignyotus und L. picinus sind nicht nur nahe verwandt, sondern verhalten sich auch ökologisch sehr ähnlich, jedenfalls in Mitteleuropa, wo sie beide als Charakterarten bodensaurer Berg-Nadelwälder (Fichte, Tanne) gelten können: wie unsere Karten zeigen, erweist sich L. picinus dabei um noch ein Stück montaner und auch etwas seltener. Im Flachland fehlen beide. Im sub- und paenemontanen Gebiet kann L. picinus leicht mit

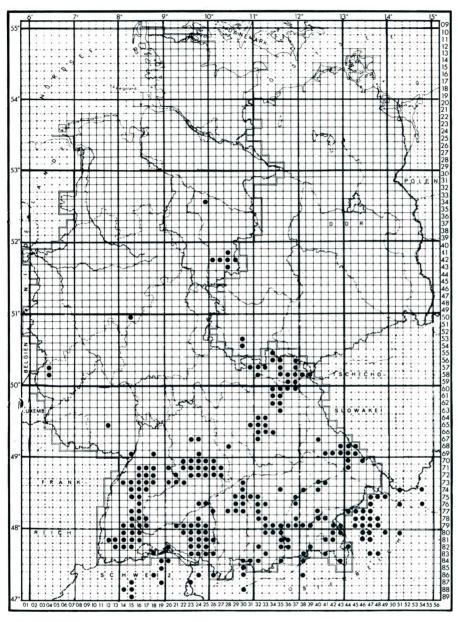


Abb. 31: 081 Lactarius lignyotus

L. fuliginosus Fr., den Rußfarbenen Milchling verwechselt werden, welcher ein typischer Laubwaldpilz des Flachlandes ist, aber gelegentlich in Buchen-Tannenwälder aufsteigt.

Über die Gesamtverbreitung der beiden Arten wissen wir jedoch sehr wenig. Nach S c h w ö b e l ist der Mohrenkopf eine "typisch nordisch-montane Art". Sie wurde von

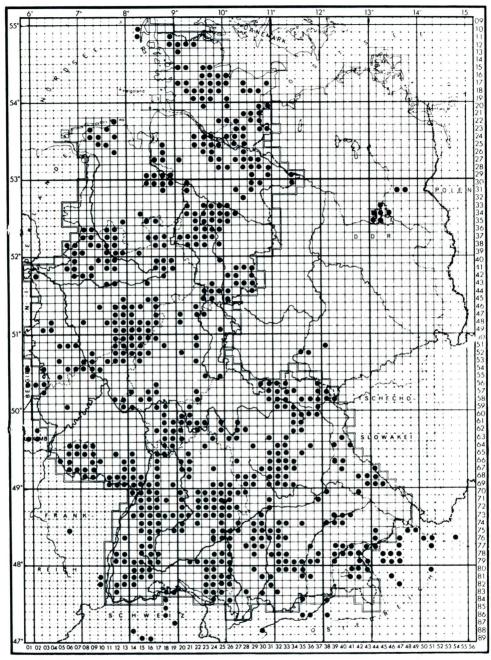


Abb. 32: 082 Lactarius necator

N e u h o f f in Ostpreußen mehrmals gefunden, ist auch aus England gemeldet, kommt in Nordeuropa zerstreut vor und soll ostwärts durch die Sowjetunion bis Japan festgestellt worden sein, möglicherweise auch in Nordamerika. Von *L. picinus* kennen wir nur ein

Z. MYKOL. 45(1). 1979

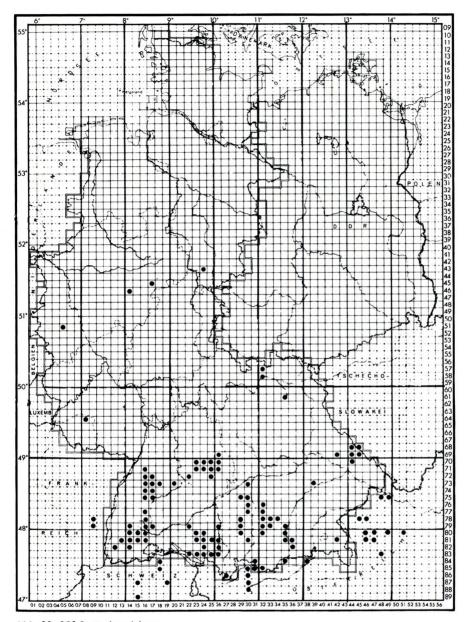


Abb. 33: 083 Lactarius picinus

ausgeprägt montanes mittel-europäisches Areal; gerade bei diesem Pilz würde es sich lohnen, an einer europäischen Karte zu arbeiten.

Auch L. scrobiculatus und L. repraesentaneus sind nahe verwandte Arten, ähneln sich, kommen zuweilen am selben Fundort vor, sind jedoch schon durch die verschieden verfärbende Milch geschieden. (Das Tempo der Verfärbung ist temperaturabhängig; es kann zwischen 3 und 20 Sekunden dauern!)

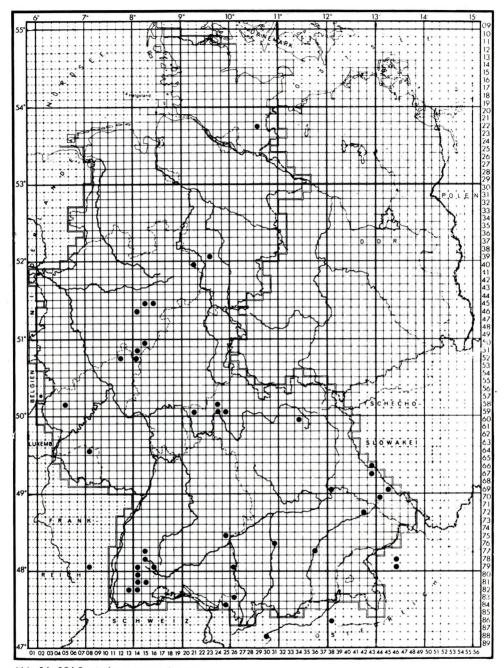


Abb. 34: 084 Lactarius repraesentaneus

Lactarius repraesentaneus ist nach Neuhoff (1956) eine typisch nordisch-subalpine Art, die in feuchten Fichtenwäldern auf anmoorigen Böden vorkommt und in Skandinavien weit verbreitet ist, auch in Birkenwäldern fruktifiziert, bis 1000 m aufsteigt, nord-

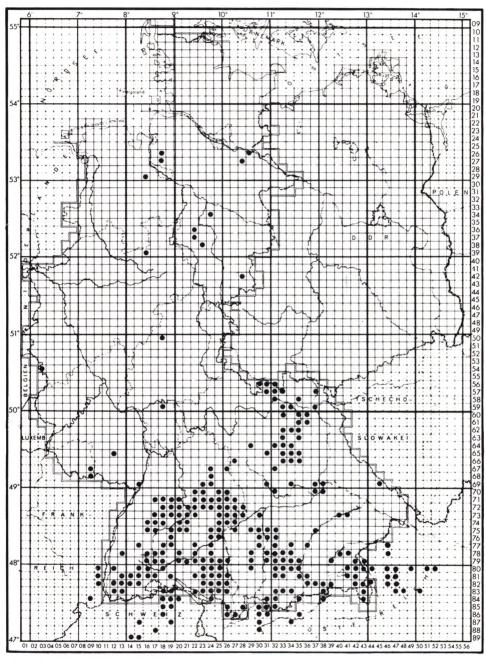


Abb. 35: 085 Lactarius scrobiculatus

wärts bis Lappland geht. Auch in Schottland ist sie verbreitet. In Mitteleuropa ist sie dagegen ausgesprochen selten, fast nur im Alpengebiet und den höheren Mittelgebirgen zu finden (Böhmerwald, Schwarzwald, Sauerland), sehr vereinzelt auch in weniger hohen

Lagen (die Angabe aus MTB 2229 wurde von Neuh off überprüft). Dem entspricht unsere Raster-Karte (vgl. auch Beiheft 1 zur Z. Pilzkd.).

Lactarius scrobiculatus ist dagegen in Süddeutschland (Alpen, Mittelgebirge) mindestens ebenso verbreitet wie in den natürlichen Fichtenwäldern Skandinaviens, kommt truppweise in mäßig feuchten Nadelwäldern vor, ist aber im diluvialen Flachland, wie N e u h o f f schon angab, recht selten und offenbar an Gebiete mit urwüchsigem Fichtenvorkommen gebunden (Ostpreußen, Estland etc.). H a a s (1958) hält ihn für einen ausgesprochenen Kalkzeiger, und dieser Meinung schloß sich auch Verfasser (vgl. K r i e g l s t e i n e r 1977: "montaner Kalkzeiger") an. Unsere Karte Abb. 36 erhärtet dies Bild: im Schwarzwald vorzüglich im Osten, im Bayrisch-Böhmischen Wald fehlend (eine Stelle in MTB 6945 an einer alten Bahnlinie, auf Kalkschotterboden, H. B e n d e r 1978!), in Ostwürttemberg auf Malm-Kalken, mindestens aber auch kalkhaltigem Knollenmergel.

Neuere Beobachtungen des Verf. (1977 und 1978 in Ostwürttemberg und im Allgäu) lassen jedoch zweifeln, ob die Art wirklich immer so kalkbedürftig ist wie bisher behauptet, ob nicht ein gewisser Nährstoffreichtum und genügend Feuchtigkeit die Anwesenheit des Kalzium-Ions weitgehend ersetzen können; jedenfalls müssen noch andere Boden- (und Klima? -)faktoren und/oder deren Zusammenspiel beachtet werden; wie auch in anderen Fällen bitten wir daher verstärkt um noch exaktere ökologische Daten.

L. scrobiculatus kann mit dem Fransen-Milchling, L. citriolens Pouzar verwechselt werden, der ebenfalls als Kalkzeiger gilt, und der ebenfalls auch schon auf kalkarmen Böden gefunden wurde (Neuhoff, Jahn). Er ist ein Bewohner der Laubwälder (Buche-Eiche-Hainbuche und Laub-Mischwälder), der in Südschweden und Mitteleuropa sehr zerstreut bis selten sein soll, von Neuhoff bei Hamburg, von Jahn in Westfalen, von Schäffer bei Markgröningen/Württemberg, von Schwöbel bei Karlsruhe, von H. Engel bei Coburg, von Einhellinger und Stanglin Südbayern, von uns einmal in Ostwürttemberg (am 21.9.1975 auf Malm-Kalken, Buchenwaldteste H. Haas) festgestellt wurde; ein weiterer Fund ist uns von der Frankenalb bekannt (Treuchtlingen). Nach Schwöbel könnte auch der Fund in MTB 6915 hierher gehören.

Literatur

BOURDOT, H. & A. GALZIN (1928) – Hymenomycetes de France. Bibl. Myc. 23. (Sceaux 1927) BRESINSKY, A. (1976) – Gattungsschlüssel für Blätter- und Röhrenpilze nach mikroskopischen Merkmalen. Beih. z. Z. Pilzkd. 1: 1-42.

(1978) – Artenzahlen von Blätter- und Röhrenpilzen in der Bundesrepublik Deutschland, ermittelt nach neuer Dokumentationshilfe. Westfäl. Pilzbr. 11: 69-78.

BRESINSKY, A. & B. DICHTEL (1971) – Bericht der Arbeitsgemeinschaft zur Kartierung von Großpilzen in der BRD (1). Z. Pilzkd. 37: 75–159.

BRESINSKY, A. & H. HAAS (1976) – Übersicht der in der Bundesrepublik Deutschland beobachteten Blätter- und Röhrenpilze. Beih. z. Z. Pilzkd. 1: 43-160.

BOHUS, M. & M. BABOS (1977) - Fungorum rariorum Icones Coloratae. Vaduz.

CETTO, B. (1973) - Pilze nach der Natur (deutsche Ausgabe) Trento

EINHELLINGER, A. (1976) – Die Pilze in primären und sekundären Pflanzengesellschaften oberbayerischer Moore. Ber. Bayr. Bot. Ges. 37: 11-30

ENGEL, M & H. (1970) – Stropharia aurantiaca (Cooke) Orton erstmalig in Westdeutschland gefunden. Westfäl. Pilzbr. 8: 17-23.

EBERT, P. (1968) — Beitrag zur Verbreitung von Russula claroflava Grove, dem Moor-Täubling. Myk. Mitt. bl. 12: 5-9.

FAVRE, J. (1955) — Les champignons superieurs de la zone alpine du parc nationale Suisse. Ergebn. Wiss. Untersuch. Schweiz. National parkes 5: 1-212.

 (1960) - Catalogue descriptif des champignons superieurs de la zone subalpine du parc national Suisse. Ergebn. Wiss. Untersuch. Schweiz. Nationalparkes 6: 323-610.

- HAAS, H. (1958) Die Pilzflora der Tannenmischwälder an der Muschelkalk-Buntsandsteingrenze des Ostschwarzwaldes. Z. Pilzkd. 24: 61–67
 - (1964) Pilze Mitteleuropas, Speise- und Giftpilze. Stuttgart.
 - (1978) Pilzverbreitung und Pilzschutz. Beih. Veröff. Naturschutz u. Landschaftspflege Bad. Württ. 11: 155-160.
- HILBER, O. & R. (1976) Sarcoscypha coccinea (Fries) Lambotte ein für Deutschland seltener Fund in der Weltenburger Enge. Hoppea, Denkschr. Regensb. Bot. Ges. 35: 127-130.
- HERINK, J., F. KOTLABA & Z. POUZAR (1957) Stropharia Hornemannii (Fr. ex Fr.) Lund. et Nannf. in Cechoslovakia. Ces. Mycol. 11: 13-20.
- HORAK, E. (1968) Synopsis generum Agaricalum (Die Gattungstypen der Agaricales) Beitr. Krypt. fl. Schweiz. 13: 1-742
- HUIJSMAN, H. S. C. (1974) Travaux mycol. ded. a R. Kühner. Bull. Soc. Myc. Lyon, Num. Spec. 15. II.
- JAHN, H. (1957) Die Täublinge (Russula) der nordwestdeutschen Kiefernforsten im westfälischen Raum. Westfäl. Pilzbr. 1: 6-12
 - (1959) Der Üppige Träuschling (Stropharia Hornemannii (Fr. ex Fr.) Lund. et Nannf.).
 Westfäl. Pilzbr. 2: 1-8
 - (1969) Galerina paludosa, ein Sphagnum-Ubiquist. Westfäl. Pilzbr. 7: 89-91

KILLERMANN, S. (1936) - Pilze aus Bayern, VI, Denkschr. Bayer. Bot. Ges.

KREISEL, H. (1961) – Die phytopathogenen Großpilze Deutschlands. Jena

KREISEL, H., D. BENKERT & DÖRFELT (1978) – Kartierung von Großpilzen in der DDR. Boletus 2: 27-36.

KRIEGLSTEINER, G. J. (1977) – Die Makromyzeten der Tannenmischwälder des Inneren Schwäbisch-Fränkischen Waldes. Schwäb. Gmünd.

LABER, D. & P. (1977) – Agaricales mit nördlicher Verbreitung im Schwarzwald gefunden: Lactarius aspideus, Phaeomarasmius confragosa, Pholiota heteroclita. Z. Pilzkd. 43: 75–78

LANGE, J. E. (1935-1940) - Flora Agaricina Danica. 1-5. Kopenhavn

LANGE, L. (1974) - The Distribution of Macromycetes in Europe. Dansk. Bot. Arkiv 30: 7-105

MARCHAND, A. (1971-1977) - Champignons du Nord et du Midi. I-V. Perpignon.

MICHAEL, E. & B. HENNIG (1967) - Handbuch für Pilzfreunde. IV. Jena.

MICHAEL, E. & B. HENNIG (1968) — Handbuch für Pilzfreunde. I (Verbesserte und erweiterte Ausgabe von 1958) Jena.

- MOSER, M. (1949) Note sur une espece boreale du genre Stropharia trouvee en Tyrol. Bull. Soc. Myc. de France 65: 175-179.
 - (1958) Der Einfluß tiefer Temperaturen auf das Wachstum und die Lebenstätigkeit h\u00f6herer Pilze mit spezieller Ber\u00fccksichtigung von Mykorrhizapilzen. Syd. 12: 368-399
 - (1978 a) Basidiomyceten II. Röhrlinge und Blätterpilze (Agaricales) in H. Gams: Kleine Krypt. flora II/b2. Stuttgart. 4. Aufl.

(1978 b) – Fungorum rariorum Icones Coloratae. Vaduz.

NEUHOFF, W. (1956) – Die Milchlinge (Lactarii) Pilze Mitteleuropas, Bd. II b. Bad Heilbrunn.

PILAT, A. (1954) - Pilze. Amsterdam.

ROMAGNESI, H. (1956-1961) - Nouvelle Atlas des Champignons. 4 Bände. Paris.

(1967) – Les Russules d'Europe et d'Afrique de Nord. Bordas.

SCHÄFFER, J. (1952) – Russula-Monographie. Pilze Mitteleuropas, Bd. III. Bad Heilbrunn (2. Aufl.) SMITH, A. & R. SINGER (1964) – A Monograph on the Genus Galerina Earle.

SCHUMACKER, R. (1978) – Stropharia Hornemannii (Fr. ex Fr.) Lund. et Nannf. rare espece borealeen haute Ardenne nord-orientale (Prov. de Liege, Belgique) Chorologie et ecologie. Doc. myc. 8: 15-22

SINGER, R. (1975) - The Agaricales in Modern Taxonomy. Vaduz. 3. Aufl.

STANGL, J. (1971) - Über einige Rißpilze Südbayerns. Z. Pilzkd. 37: 19-41

- (1977) - Die eckigsporigen Rißpilze (3). Z. Pilzkd. 43: 131–144

- WINTERHOFF, W. (1975) Die Pilzvegetation der Dünenrasen bei Sandhausen (nördliche Oberrheinebene). Beitr. naturkdl. Forsch. Südw.-Dtl. 34: 445-462
 - (1977) Die Pilzflora des Naturschutzgebietes Sandhausener Dünen bei Heidelberg. Veröff. Naturschutz Landschaftspflege Bad.-Württ. 44/45: 51-118
 - (1978) Gefährdung und Schutz von Pilzen. Beih. Veröff. Naturschutz Landschaftspflege Bad.
 Württ. 11: 161–167
- WINTERHOFF, W. et al. (1978) Vorläufige Rote Liste der gefährdeten Großpilze in Baden-Württemberg. Beih. Veröff. Naturschutz Landschaftspflege Bad. Württ. 11: 169–178



Dieses Werk stammt aus einer Publikation der DGfM.

www.dgfm-ev.de

Über Zobodat werden Artikel aus den Heften der pilzkundlichen Fachgesellschaft kostenfrei als PDF-Dateien zugänglich gemacht:

- Zeitschrift für Mykologie
 Mykologische Fachartikel (2× jährlich)
- Zeitschrift für Pilzkunde (Name der Heftreihe bis 1977)
- DGfM-Mitteilungen
 Neues aus dem Vereinsleben (2× jährlich)
- Beihefte der Zeitschrift für Mykologie Artikel zu Themenschwerpunkten (unregelmäßig)

Dieses Werk steht unter der <u>Creative Commons Namensnennung</u> - <u>Keine Bearbeitungen 4.0 International Lizenz</u> (CC BY-ND 4.0).



- Teilen: Sie dürfen das Werk bzw. den Inhalt vervielfältigen, verbreiten und öffentlich zugänglich machen, sogar kommerziell.
- Namensnennung: Sie müssen die Namen der Autor/innen bzw.
 Rechteinhaber/innen in der von ihnen festgelegten Weise nennen.
- Keine Bearbeitungen: Das Werk bzw. dieser Inhalt darf nicht bearbeitet, abgewandelt oder in anderer Weise verändert werden.

Es gelten die <u>vollständigen Lizenzbedingungen</u>, wovon eine <u>offizielle</u> <u>deutsche Übersetzung</u> existiert. Freigebiger lizenzierte Teile eines Werks (z.B. CC BY-SA) bleiben hiervon unberührt.

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: Zeitschrift für Mykologie - Journal of the German Mycological

Society

Jahr/Year: 1979

Band/Volume: <u>45</u> 1979

Autor(en)/Author(s): Krieglsteiner German J.

Artikel/Article: Zur Kartierung von Großpilzen in und außerhalb der Bundesrepublik Deutschland (Mitteleuropa). IV Ausweitung des Kartierungsprogramms Verbreitung

ausgewählter Agaricales und Russulales 73-128