

LISTE ROUGE

DES CHAMPIGNONS SUPÉRIEURS

DE FRANCHE – COMTÉ



2013

LISTE ROUGE

DES CHAMPIGNONS SUPÉRIEURS

DE FRANCHE-COMTÉ



Coordonnateur et rédacteur du document : Daniel Sugny

Comité d'évaluation : Pierre Beirnaert, Alain Billot, Martine et Michel Caillet, Jean-Pierre Chevrolet, Laurent Galliot, Raymond Herbert, Gilbert Moyne et Daniel Sugny.

Equipe de projet (comité d'évaluation et les personnes suivantes) :

Pierre Baumann, Pierre Chaillet, Jean-Marc Moingeon, Daniel Prudhon, Denis Tarare, Bernadette Thouvenot et Jean-Claude Vadam.

Référence bibliographique à utiliser :

SUGNY D., BEIRNAERT P., BILLOT A., CAILLET M. & M., CHEVROLET J.P., GALLIOT L., HERBERT R., MOYNE G., 2013 – Liste rouge des champignons supérieurs de Franche-Comté. Publication commune *Fédération Mycologique de l'Est*, Conservatoire National Botanique de Franche-Comté et Société Botanique de Franche-Comté. LUNÉVILLE, imprimerie PARADIS, 114 p.

Financement : DREAL de Franche-Comté.

Photos de couverture : Jean-Marc Moingeon et Daniel Sugny.

Entoloma incanum, *Cortinarius vaginatopus*, *Amanita muscaria* f *europaea*, *Phellodon niger* et *Sowerbyella imperialis*.

Autres clichés : Daniel Sugny, sauf indications contraires.

Mise en page : Aline Roth

Impression : Imprimerie PARADIS – ZAE les Faienceriesz – 11, Rue du Réverbère
54300 LUNÉVILLE

Parution : Décembre 2013

Nota : les mots qui figurent en bleu dans le texte (sigles, noms techniques...) sont définis dans le glossaire.

SOMMAIRE

	Pages
PRÉFACES	5
INTRODUCTION	7
ÉTAT DES LIEUX	7
INITIATION DU PROJET	8
UTILITÉ DES LISTES ROUGES	8
MÉTHODOLOGIE DE L'UICN	8
DÉMARCHE D'ÉVALUATION	10
APPLICATION DES CRITÈRES DE L'UICN	12
SENSIBILITÉ DES HABITATS DE LA FONGE AUX MENACES	15
AFFECTATION DES ESPÈCES AUX CATÉGORIES DE MENACE	23
SYNTHÈSE DES RÉSULTATS	26
LISTE DES TAXONS ÉVALUÉS	27
QUELQUES CLICHÉS D'ESPÈCES DE CHAQUE CATÉGORIE	85
UTILISATION DE LA LISTE	96
CONCLUSION	97
GLOSSAIRE	97
REMERCIEMENTS	98
BIBLIOGRAPHIE	99
ANNEXE	102

PRÉFACE DU PRÉSIDENT DE LA SOCIÉTÉ MYCOLOGIQUE DE FRANCE

La publication d'une Liste rouge des champignons menacés constitue toujours un évènement de grande importance. On pense d'abord à l'échelle régionale où il s'agit d'une avancée indéniable, en termes d'organisation des connaissances sur la fonge, pour ce qui concerne l'évaluation patrimoniale des champignons et d'un grand nombre d'espèces «sensibles» ou rares. Grâce à un tel document, chaque usager de la Nature, chaque mycologue, quel que soit son objectif ou son centre d'intérêt précis, chaque gestionnaire de milieux naturels, dispose d'un outil pour mesurer d'une manière objective et fiable l'importance patrimoniale relative de chacune des espèces qu'il pourra rencontrer. Il s'agit d'un élément d'importance primordiale pour agir en connaissance de cause, face à la présence des espèces « listées ». Pour le gestionnaire, cela procure une aide à la décision très précieuse et efficace, ce qui est une petite révolution, les champignons étant généralement les parents pauvres dans le monde de la conservation et de la gestion de la biodiversité et des milieux naturels. Grâce à une Liste rouge, le regard porté par les uns et les autres sur les champignons change en profondeur et évolue dans la durée. Au plan national, une Liste rouge régionale apporte aussi une contribution très importante. Quelques listes existent dans certaines régions et quelques départements métropolitains, mais l'adéquation de celles-ci avec les préconisations de l'UICN reste très exceptionnelle (les critères utilisés ont été empiriques, à l'origine, surtout pour des raisons pratiques qu'il n'est plus possible d'invoquer aujourd'hui en raison de l'enjeu collectif et des besoins de compatibilité interrégionale et internationale). En fait, la Franche-Comté a été pionnière dans cet usage des critères et catégories internationales (la première édition de cette Liste rouge date de 2004) et, aujourd'hui encore, c'est quasiment le seul exemple de région ayant finalisé un tel document, aussi abouti. Heureusement, d'autres régions suivent cet exemple et travaillent sur des projets équivalents ; cela apportera une grande amélioration dans l'évaluation des espèces à l'échelle nationale. Une Liste rouge des champignons menacés sur le territoire français métropolitain est en effet en cours de préparation (avec le soutien du MEDDE, au travers de la SMF) depuis début 2013. Mais le travail à fournir pour atteindre un tel résultat est considérable ; il est difficile de deviner l'énergie qu'il faut dépenser pour fédérer les compétences nécessaires et répondre aux innombrables questions relatives à l'interprétation de chaque donnée mycologique en regard des critères internationaux en vigueur.

C'est à Daniel Sugny que revient le mérite d'avoir piloté cet énorme travail régional (et sa participation au groupe de travail national récemment mis en place doit aussi être soulignée) ; bien entendu, il s'agit d'une œuvre collective et il a dû s'entourer d'une équipe aux compétences multiples (mycologiques, botaniques et phytosociologiques), tout en maintenant la flamme au sein du groupe durant la longue préparation de ce document. Sans nul doute, le soutien institutionnel dont il a pu bénéficier, tant à l'échelle de la FME qu'à celle des autorités de tutelle en matière d'environnement et de gestion des milieux naturels (**DREAL**, en particulier) a également été déterminante dans l'aboutissement du travail. En tant que président de la SMF, et étant personnellement impliqué dans une démarche d'inventaire et d'élaboration des outils d'évaluation de la fonge au niveau national depuis près de 30 ans, je suis particulièrement heureux d'adresser mes félicitations les plus chaleureuses à tous les acteurs et à tous les promoteurs de ce remarquable travail collectif, qui constitue une pierre importante pour l'édifice national en cours de construction. Je souhaite qu'il serve de modèle à d'autres démarches comparables, dans différentes régions de notre pays.

Le Président de la Société Mycologique de France
Régis Courtecuisse

PRÉFACE DU PRÉSIDENT DE LA FÉDÉRATION MYCOLOGIQUE DE L'EST

Depuis la création de la FME en juin 2001, les sociétés mycologiques comtoises prennent conscience de l'intérêt et de l'urgence à faire l'évaluation de la valeur patrimoniale des champignons de la région.

La flore fongique de Franche-Comté, dont 5300 espèces sont répertoriées à ce jour, représente un pan entier de la biodiversité. Les champignons jouent un rôle essentiel dans le fonctionnement des écosystèmes et offrent une grande richesse de formes et de couleurs mais les menaces pesant sur eux sont très nombreuses. C'est pourquoi il est nécessaire de disposer d'un outil permettant d'évaluer et de hiérarchiser de façon scientifique les risques d'extinction des espèces : une Liste rouge.

En 2004, Daniel Sugny, qui avait dès 1995 initié la construction de la liste des champignons du Pays comtois, propose ses services à la FME pour la réalisation d'une étude sur les espèces rares ou menacées de la région, en collaboration avec des mycologues locaux. Cette première Liste rouge est publiée par le Conseil régional et diffusée auprès des milieux scolaires, universitaires, forestiers et environnementaux.

Fin 2010, à la demande de la DREAL, le CSRPN sollicite les mycologues pour une mise à jour de la Liste rouge de 2004 en utilisant la méthodologie de l'UICN. Ce projet, conduit par un groupe de mycologues des quatre départements de Franche-Comté, est finalisé fin 2012. Le comité français de l'UICN rend un avis favorable début 2013 puis le CSRPN valide le projet global en juin de la même année.

Je remercie toute l'équipe qui a travaillé sur ce projet et en particulier Daniel Sugny pour l'immense travail de coordination et d'organisation qui a permis d'élaborer cette nouvelle Liste rouge. Je tiens également à remercier la DREAL pour la prise en charge financière de cette publication et pour sa diffusion auprès des gestionnaires de l'environnement de Franche-Comté.

Mes remerciements vont enfin au [CBNFC-ORI](#) et à la [SBFC](#), avec qui la FME a signé une convention cadre en juin 2011, dans le but d'unir les efforts des trois structures pour une meilleure connaissance de la mycoflore, de ses habitats et de leur préservation. Une base de données permet aujourd'hui de centraliser les données mycologiques comtoises et a été adaptée par le [CBNFC-ORI](#) et la [SBFC](#) pour faciliter la prochaine mise à jour de la Liste rouge des champignons de Franche-Comté

Le Président de la Fédération Mycologique de l'Est,
Jean-Pierre Chevrollet

INTRODUCTION

Marquée par un passé géologique mouvementé et soumise à des conditions climatiques particulières, la Franche-Comté présente une morphologie très accusée: montagnes, plateaux, collines, zones escarpées, plaines et marais. Elle possède une riche palette de sols formant de vastes prairies ou recouverts de forêts aux essences variées, tout ceci constituant des milieux très différents hébergeant des populations **fongiques** d'une grande diversité. Plus de 5000 espèces sont déjà répertoriées dans cette sorte de paradis mycologique, parmi lesquelles figurent quelques grandes raretés de la **mycoflore** française. Si le devenir des espèces communes croissant dans des milieux répandus et relativement stables ne suscite pas d'inquiétude particulière, il n'en est pas de même pour la conservation des champignons rares ou en raréfaction si leurs habitats préférentiels sont eux-mêmes rares ou menacés. C'est pourquoi il est important de hiérarchiser les espèces en fonction de leur risque de disparition, d'offrir un cadre de référence pour surveiller l'évolution de leur situation, de sensibiliser sur l'urgence et l'importance des menaces qui pèsent sur la **biodiversité**, et de fournir des bases cohérentes pour orienter les politiques publiques et identifier les priorités de conservation. La Liste rouge des champignons supérieurs de Franche-Comté constitue un état des lieux visant à dresser un bilan objectif du degré de menace pesant sur les espèces. Elle permet de mesurer le risque de disparition de la région de celles qui s'y reproduisent en milieu naturel. L'équipe d'experts ayant choisi de ne pas évaluer les **lichens**, les **micromycètes**, les petits **ascomycètes** et tous les groupes mal connus ou peu étudiés, la liste finale ne comporte que des **macromycètes**, également appelés champignons supérieurs.

ÉTAT DES LIEUX

Bilan de la situation des champignons supérieurs de Franche-Comté : une espèce sur quatre menacée.

L'analyse omplète réalisée sur les 3399 espèces évaluées indique que 824 d'entre elles sont menacées de disparition; la dégradation ou la disparition des milieux naturels représente la principale menace pour ces espèces. Ces résultats ont été obtenus en appliquant la méthodologie officielle établie par l'UICN et constituent une référence nouvelle en ce qui concerne l'évaluation des menaces pesant sur les champignons de Franche-Comté.



Camarophyllopsis foetens
en danger critique d'extinction.
Photo *in situ*, J.M. Moingeon

INITIATION DU PROJET

Suite à la publication en 2004 d'une première Liste rouge des champignons de Franche-Comté, réalisée en partenariat entre le Conseil régional de Franche-Comté et la Fédération Mycologique de l'Est (FME), Daniel Sugny a été contacté en octobre 2010 par le Conseil Scientifique Régional du Patrimoine Naturel (CSRPN) de Franche-Comté pour piloter la mise à jour de la Liste rouge de 2004. Il s'agit d'élaborer un nouveau document tenant compte des évolutions depuis 2004, en respectant la méthodologie de l'UICN et de présenter le projet final au CSRPN. La FME, dont l'un des objectifs est de veiller à la protection des patrimoines fongiques régionaux, s'est de nouveau engagée dans cette action, en partenariat avec la DREAL de Franche-Comté.

UTILITÉ DES LISTES ROUGES

En identifiant les besoins prioritaires de conservation, l'objectif essentiel des Listes rouges nationales est de fournir des bases cohérentes pour orienter les politiques publiques de conservation de la faune, de la flore et de leurs milieux de vie. Mais elles sont aussi des outils d'information et de sensibilisation destinés à alerter un large public sur l'urgence et l'étendue des problèmes de conservation, et à inciter tous les acteurs à agir en vue de limiter le taux d'extinction des espèces. Depuis longtemps, plusieurs pays européens possèdent, pour les champignons, des listes d'espèces menacées, comme il en existe en France pour les plantes ou certains animaux. Aussi est-il important que des listes régionales et nationales voient le jour dans notre pays pour une prise en compte de la mycoflore dans les démarches de protection de l'environnement. Au niveau local, une Liste rouge permet une information pertinente des propriétaires, des élus, afin d'assurer la protection de certains sites. Elle permet aussi une sensibilisation sur la gestion à conduire et les précautions à prendre sur les sites concernés. Elle permet enfin un croisement des données pour une évaluation plus complète de la valeur patrimoniale des sites. En France, une Liste rouge des champignons est en cours d'élaboration, sous la conduite du professeur Régis Courtecuisse, président de la Société Mycologique de France, qui a piloté l'élaboration de la première liste rouge régionale en 1997 et encourage fortement la mise en place d'autres documents de ce type. La Liste rouge, objet de cette publication, est surtout destinée à informer l'ensemble des acteurs régionaux de la gestion des milieux naturels sur la sensibilité de certains biotopes hébergeant des champignons menacés, dans le but de permettre la mise en place d'une politique de préservation ou de restauration de ces habitats. Ce document pourra également permettre d'intégrer des données relatives à la flore fongique dans les listes d'espèces et d'habitats d'intérêt communautaire, dans le cadre de NATURA 2000, au niveau européen. Ainsi, ces informations liées au patrimoine fongique régional pourront compléter celles qui concernent la faune et la flore, dans le but d'affiner les choix de zones de protection ou de conservation.

MÉTHODOLOGIE DE L'UICN

La méthodologie de l'UICN s'appuie sur une série de critères précis pour évaluer le risque d'extinction de chaque espèce, sur la base des meilleures connaissances disponibles. Elle est issue d'un vaste processus de concertation et de validation, mené durant plusieurs années par les experts de la Commission de sauvegarde des espèces de l'UICN. Elle a par la suite été complétée par la publication de lignes directrices permettant son application à différentes échelles, notamment nationale et régionale.

Points clés de la méthodologie

Chaque espèce peut être classée dans l'une des 11 catégories de la Liste rouge en fonction de son risque de disparition de la région considérée.

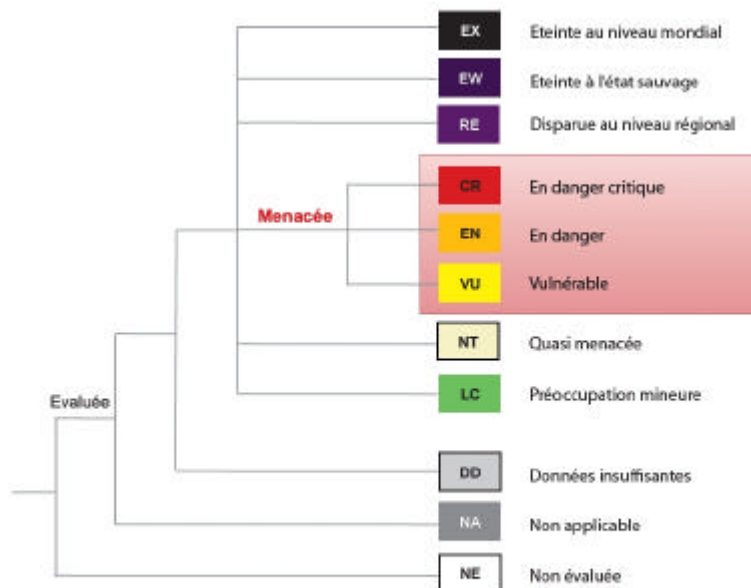


Figure 1. Présentation des catégories de l'UICN utilisées à une échelle régionale (d'après les Guides UICN 2001 & 2003)

Présentation des catégories de l'UICN utilisées à une échelle régionale

Le classement de chaque espèce s'appuie sur cinq critères d'évaluation qui reposent sur différents facteurs biologiques associés au risque d'extinction, tels que la taille de la population de l'espèce, son taux de déclin, la superficie de sa répartition géographique ou son degré de fragmentation. En confrontant la situation de chaque espèce aux différents seuils quantitatifs fixés pour chacun des cinq critères, on classe ou non chacune d'elles, sur la base des données disponibles, dans l'une des 11 catégories présentées ci-dessus.

Définition des différentes catégories

- **Eteinte (EX)** et **Eteinte à l'état sauvage (EW)** : espèces éteintes à l'échelle mondiale.
- **Disparue au niveau régional (RE)** : espèces ayant disparu de la région considérée mais subsistant ailleurs.
- **En danger critique (CR)**, **En danger (EN)**, et **Vulnérable (VU)** : espèces menacées de disparition. Ces espèces sont confrontées à un risque relativement élevé (VU), élevé (EN) ou très élevé (CR) de disparition.
- **Quasi menacée (NT)** : espèces proches de remplir les seuils quantitatifs propres aux espèces menacées et qui pourraient devenir menacées si des mesures spécifiques de conservation n'étaient pas prises.
- **Préoccupation mineure (LC)** : espèces qui présentent un faible risque de disparition de la région considérée.
- **Données insuffisantes (DD)** : espèces pour lesquelles les meilleures données disponibles sont insuffisantes pour déterminer directement ou indirectement leur risque de disparition.

- **Non applicable (NA)** : espèces pour lesquelles la méthodologie n'est pas applicable et qui ne sont donc pas soumises au processus d'évaluation (par exemple, espèces introduites non significativement présentes dans la région).
- **Non évaluée (NE)** : espèces qui n'ont pas encore été confrontées aux critères de la Liste rouge.

La classification proposée par l'**UICN** présente le grand avantage d'être communément admise et utilisée par la communauté scientifique internationale, ce qui permet de faire des comparaisons. En outre, l'adoption des critères internationaux préconisés par l'**UICN** devrait faciliter l'intégration des données comtoises dans la liste nationale, puis au réseau européen.

Adaptation des différentes catégories à la Liste rouge comtoise

Dès le début de la démarche, l'équipe de projet a pris contact avec les représentants du comité français de l'**UICN** pour clarifier certains aspects de la méthodologie et permettre son application au domaine particulier des champignons. Ceci explique sans doute pourquoi La Franche-Comté, qui a été la cinquième région à posséder une Liste rouge des champignons menacés, est la première au niveau national à présenter une mise à jour dont la méthodologie est validée par l'**UICN** (labellisation obtenue en janvier 2013). La Liste rouge comtoise comporte en final 10 catégories, puisque les catégories **Eteinte (EX)** et **Eteinte à l'état sauvage (EW)** n'ont pas été utilisées et qu'une catégorie **Présumée éteinte au niveau régional (RE ?)** a été créée pour les espèces probablement disparues mais qui nécessitent la poursuite des prospections pour en acquérir une certitude suffisante.

DEMARCHE D'ÉVALUATION

Partenaires du projet

La démarche étant partenariale, le projet a été suivi par les personnes suivantes qui ont donné des conseils ou fait des recommandations à l'équipe de projet tout au long du processus d'évaluation :

- Michel Carteron, chargé de mission à la DREAL, responsable des listes rouges régionales,
- Alain Chiffaut et Frédéric Mora, membres du **CSRPN** de Franche-Comté,
- Régis Courtecuisse, professeur à l'Université de Lille 2, membre de l'**UICN**, coordinateur de la mycologie au niveau national et président de la Société Mycologique de France.
- Yorick Ferrez, directeur scientifique du Conservatoire Botanique National de Franche-Comté,
- Béatrice Senn-Irlet, professeur à l'Université de Bern, membre du groupe **UICN** pour les champignons et d'un groupe de travail de la confédération helvétique,
- Nicolas Van Vooren, mycologue spécialisé dans le groupe des ascomycètes, membre de la Société linnéenne de Lyon et de la Fédération Mycologique et Botanique du Dauphiné-Savoie (FMBDS).

Le projet a été mené en parallèle avec celui des mycologues alsaciens avec qui des informations ont été échangées à chaque étape du projet.

Equipe de projet

Les personnes, contactées par Daniel Sugny pour participer au projet, sont pour la plupart des correspondants de la Société Mycologique du Pays de Montbéliard, qui publie, chaque année depuis 1995, la cartographie et l'écologie de nombreuses espèces de champignons dans son bulletin annuel.

Tous les membres de l'équipe de projet sont des mycologues ou des botanistes francs-comtois répartis dans toute la région. Chacun d'eux a participé d'une façon ou d'une autre à l'enrichissement de la base de données sur les champignons de Franche-Comté, pour les aspects cartographie, écologie, chorologie et phénologie. L'équipe de projet est constituée des personnes suivantes :

Pierre Baumann, Pierre Beirnaert, Alain Billot, Martine et Michel Caillet, Pierre Chaillet, Jean-Pierre Chevrolet, Laurent Galliot, Raymond Herbert, Jean-Marc Moingeon, Gilbert Moyne, Daniel Prudhon, Daniel Sugny, Denis Tarare, Bernadette Thouvenot et Jean-Claude Vadam.

Comité d'évaluation

Un processus a été mis en place pour que l'évaluation soit collégiale. Le comité d'évaluation est constitué des personnes suivantes, qui sont tous des mycologues, donc experts dans le domaine :

Pierre Beirnaert, Alain Billot, Martine et Michel Caillet, Jean-Pierre Chevrolet, Laurent Galliot, Raymond Herbert, Gilbert Moyne et Daniel Sugny. Régis Courtecuisse est venu nous guider et travailler pendant une journée avec les membres du comité d'évaluation au début de la phase d'affectation des espèces aux catégories [UICN](#).

Origine des données

Le fichier de base ayant servi à l'élaboration de la Liste rouge régionale inclut l'ensemble des espèces déjà répertoriées dans la région. Il comporte environ **5300 taxons**, avec la répartition par département et l'écologie de chacun d'eux. Sachant qu'une gestion éclairée des populations fongiques ne peut être fondée que sur une vision historique de l'évolution des espèces et des milieux, l'équipe de projet a décidé de rechercher des données sur une longue période. Ce choix a été renforcé par le fait que certaines espèces produisent des [sporophores](#) très rarement ou de façon irrégulière, comme c'est le cas pour le tricholome mamelonné (*Tricholoma umbonatum*), qui peut être localement fréquent certaines années, puis s'éclipser pendant les cinq ou dix années suivantes. C'est ainsi que l'exploitation de nombreuses publications et la synthèse de toutes les informations recueillies auprès des mycologues francs-comtois, ont permis de répertorier environ 80 000 récoltes, échelonnées de 1885 à nos jours. La richesse de la mycoflore régionale et la complémentarité des nombreux mycologues qui l'ont étudiée à la suite du grand savant franc-comtois Lucien Quélet, (1832-1899) expliquent ce nombre impressionnant de données. Les informations les plus anciennes concernant les récoltes francs-comtoises de champignons datent de 1885, année où le docteur Quélet devint le premier président de la Société Mycologique de France ([SMF](#)) et donna une grande impulsion à la mycologie moderne.

Les données proviennent des sources suivantes :

- Bulletins de Sociétés Mycologiques ou d'Histoire Naturelle franc-comtoises (SHND, SHNPM, SMBD [SMD jusqu'en 2010], SMTB, SMPM),
- Compte-rendus de stages mycologiques, de rencontres régionales ou de congrès SMF ayant eu lieu en Franche-Comté,
- Catalogue des champignons du Territoire de Belfort, publié par M.L. Joachim,
- Données recueillies sur des sites Internet de sociétés mycologiques locales,
- Bulletins SMF, FMDS, DM,

- Données transmises par des mycologues francs-comtois et alsaciens depuis 1995, dans le cadre de la cartographie régionale,
- Données recueillies dans le cadre d'études de la fonge de différents habitats de Franche-Comté (pelouses sèches, mésophiles et humides, [tourbières](#)) confiées à la [FME](#) par le [CREN](#) ou à la [SMPM](#) par la RN du Sabot de Frotey (70) ou par Pays de Montbéliard Agglomération,
- Enregistrement de l'ensemble des récoltes personnelles de Daniel Sugny depuis 30 ans,
- Listes de récoltes ou informations orales enregistrées suite à sorties ou réunion SMPM, SMTB, SHNPM et SMHR,
- Publications de Jules Favre sur les associations [fongiques](#) des Hauts-marais jurassiens,
- Thèses de pharmacie.

Nota : les données provenant des comptes rendus d'expositions mycologiques n'ont jamais été prises en compte sauf pour les espèces dont la provenance était connue de façon certaine.

APPLICATION DES CRITÈRES DE L'UICN

La méthodologie de l'UICN est définie pour être applicable à l'ensemble des êtres vivants et requiert l'utilisation de critères pour les catégories CR, EN, VU et NT. Ces critères permettent de justifier les raisons du classement des espèces dans les différentes catégories et d'en assurer la traçabilité.

Il a été nécessaire de rechercher parmi ces critères ceux qui étaient applicables au domaine des champignons. L'équipe d'évaluation a donc analysé le guide [UICN](#) 2001 version 3.1 pour utiliser les critères qui soient le plus adapté possible au monde des champignons. Voici le fruit de cette analyse :

Critères [UICN](#) applicables aux champignons :

- ✓ **Critère A** : réduction de la taille de la population
- ✓ **Critère B** : répartition géographique
- ✓ **Critère D** : applicable uniquement pour la catégorie **VU** (population très petite ou limitée).

Critères [UICN](#) non applicables aux champignons :

- ✓ **Critères C** : Population estimée à moins de X individus matures et présentant l'un ou l'autre des phénomènes suivants :
 - Un déclin continu estimé à X% au moins en trois ans ou une génération, selon la période la plus longue (maximum de 100 ans dans l'avenir),
 - Ou un déclin continu, constaté, prévu ou déduit du nombre d'individus matures ET l'une des caractéristiques (a,b) :
 - a) Structure de la population se présentant sous l'une des formes suivantes :
 - i) aucune sous-population estimée à plus de X individus matures, OU
 - ii) 90% au moins des individus matures sont réunis en une seule sous-population.
 - b) Fluctuations extrêmes du nombre d'individus matures.
- ✓ **Critère E** : Analyse quantitative montrant que la probabilité d'extinction à l'état sauvage s'élève à X % au moins en l'espace de Y années ou Z générations.

Crières retenus pour les espèces menacées (CR,EN,VU)

Pour la catégorie **EN DANGER CRITIQUE D'EXTINCTION (CR)**

A2c

A : réduction de la taille de la population

2 : réduction des effectifs > 80%

c : réduction de la zone d'occupation, d'occurrence et/ou de la qualité de l'habitat.

B2ab(iii)

B : répartition géographique

2 : zone d'occupation < 10 km² et a + b

a : population gravement fragmentée ou présente dans une seule localité.

et

b : déclin

iii : déclin de la qualité de l'habitat (iii)

Pour la catégorie **EN DANGER (EN)**

A2c

A : réduction de la taille de la population

2 : réduction des effectifs > 50%

c : réduction de la zone d'occupation, d'occurrence et/ou de la qualité de l'habitat.

B2ab(iii)

B : répartition géographique

2 : zone d'occupation < 500 km² et a + b

a : population gravement fragmentée ou présente dans cinq localités au plus

et

b : déclin

iii : déclin de la qualité de l'habitat (iii)

Pour la catégorie **VULNERABLE (VU)**

A2c

A : réduction de la taille de la population

2 : réduction des effectifs > 30%

c : réduction de la zone d'occupation, d'occurrence et/ou de la qualité de l'habitat.

B2ab(iii)

B : répartition géographique

2 : zone d'occupation < 2000 km² et a + b

a : population gravement fragmentée ou présente dans 10 localités au plus

et

b : déclin

iii : déclin de la qualité de l'habitat (iii)

D2 : population dont la zone d'occupation est très réduite (moins de 20 km²).

Les adaptations suivantes ont été proposées par le groupe et validées par les représentants du comité français de l'**UICN** France.

Critères retenus pour la catégorie Quasi menacées (NT)

Les critères ayant conduit à considérer l'espèce proche de la catégorie VU sont précisés à la suite du préfixe « pr. ». Exemple : pr. B2ab(iii).

Mise en application du critère A : réduction de la taille de la population

Le guide **UICN** indique que la réduction de la taille de la population doit être évaluée depuis 10 ans ou 3 générations et précise que pour un arbre se reproduisant à partir de 10 ans jusqu'à 100 ans, le temps de génération peut-être estimé à environ 50 ans. Pour les espèces au cycle de vie très long (plus de 10 ans), la régression doit se calculer sur 3 générations, soit plus de 30 ans. Or, le cycle de vie d'un champignon est très variable selon le groupe auquel il appartient. Les espèces **coprophiles** ou celles qui se développent sur des feuilles mortes, par exemple, ont un cycle de vie qui peut être très court (quelques jours à quelques semaines), mais la plupart d'entre-elles n'ont pas été prises en compte dans cette étude car peu étudiées et très discrètes. En revanche, la plupart des champignons évalués dans la cadre de cette étude sont des macromycètes **symbiotiques** ou **saprophytes** qui peuvent avoir un cycle de vie très long (plus de 100 ans), en l'absence de perturbation des habitats. Etant donné la grande irrégularité d'apparition des fructifications, des cycles d'observation et de la grande longévité de l'appareil végétatif (**mycélium**) de la plupart des espèces, **un cycle de vie d'au moins 30 ans** nous semble constituer une période raisonnable pour évaluer l'évolution des effectifs des populations pour les champignons. L'année 1980 est choisi comme date de départ pour l'évaluation, ce qui induit la prise en compte d'un cycle de vie de 32 ans pour évaluer la réduction de la taille des populations **fongiques**, les derniers relevés datant de 2012.

Précautions prises :

- Certaines espèces pouvant ne pas avoir régressé en dépit d'une tendance régionale de réduction de leur habitat et, au contraire, la disparition d'un seul site abritant la moitié de la population régionale d'une espèce entraînant une régression supérieure à la tendance régionale de régression des habitats, l'équipe d'évaluation a examiné au cas par cas la situation de chacune des espèces,
- L'équipe d'experts a jugé que la sensibilité des habitats de la fonge était un paramètre très important à prendre en compte pour l'évaluation. C'est pourquoi les niveaux de sensibilité aux différentes menaces des principaux habitats ont été définis et intégrés dans la méthodologie, à travers leurs effets sur les populations fongiques. Ils ont été pris en compte au sein des différents critères (réduction de la taille de population, superficie de l'aire d'occupation, déclin continu de la population ou de la qualité de l'habitat...) et figurent en annexe de cette publication.

Mise en application du critère B : répartition géographique

Pour estimer la répartition géographique, l'**UICN** propose d'utiliser les zones d'occurrence et /ou les zones d'occupation.

La zone d'occurrence est définie comme la superficie délimitée par la ligne imaginaire continue la plus courte possible (polygone convexe minimum) pouvant renfermer toutes les stations connues d'une espèce donnée. Le groupe d'évaluation estime que cette notion n'est pas applicable pour les champignons ou serait beaucoup trop longue à mettre en œuvre au regard du nombre d'espèces présentes sur le territoire régional.

La zone d'occupation est la zone occupée par une espèce au sein de la zone d'occurrence. Dans la plupart des situations, il est recommandé d'estimer la superficie de la zone d'occupation en utilisant des mailles d'occupation carrées de 2 x 2 km (soit 4 km²). En première approche, la superficie de l'aire d'occupation peut être approximativement estimée selon le principe : 1 station ou 1 commune = 1 maille d'occupation de 4 km².

Adaptation des paramètres à la Franche-Comté :

Superficie totale de la Franche-Comté : 16202 km² - Nombre de communes : 1786.

Superficie moyenne d'une commune : 9 km²

D'après les critères de l'UICN :

- pour la catégorie CR : zone d'occupation < 10 km², qui correspond environ à la superficie d'une commune,
- pour la catégorie EN : zone d'occupation < 500 km², soit 3% de la superficie totale de la région,
- pour la catégorie VU, zone d'occupation < 2000 km², soit 12% de la superficie totale de la région.

L'équipe d'évaluation a estimé que la méthode de la zone d'occupation était applicable pour les champignons. A titre d'exemple, une espèce liée aux pelouses naturelles dont la zone d'occupation est inférieure à 10 km², dont la population est gravement fragmentée et dont la qualité de l'habitat est en déclin continu, sera classée **en danger critique d'extinction(CR)**.

SENSIBILITÉ DES HABITATS DE LA FONGE AUX MENACES

Le document intitulé " Végétations et habitats de la fonge de Franche-Comté – Niveaux de sensibilité aux différentes menaces " (Michel Caillet et Jean-Claude Vadam) qui figure en annexe de cette publication, présente les 21 groupes d'habitats francs-comtois hébergeant les champignons avec leurs niveaux de sensibilité, l'importance de leur aire de répartition et les principales perturbations ou menaces ayant un impact sur la flore [fongique](#). Pour compléter cette étude, cinq habitats parmi les plus remarquables sont présentés ci-après, avec un aperçu de leurs évolutions et de la [fonge](#) qui leur est liée : les pelouses et les prairies naturelles, les [tourbières](#) à sphaignes et les [tourbières](#) boisées, les milieux humides non tourbeux, les terrils miniers et les milieux forestiers.

LES PELOUSES ET PRAIRIES NATURELLES

La plupart des zones herbeuses naturelles qui subsistent en Franche-Comté sont situées soit dans des zones escarpées, soit sur le bord des corniches calcaires de la vallée du Doubs, de la Loue ou des reculées jurassiennes, ou encore dans des zones exploitées de façon traditionnelle (prairies de fauche, vieux prés, pelouses broutées pendant la belle saison). Ces espaces, propices à une densité [fongique](#) remarquable, sont des aires refuges pour toutes sortes d'espèces [praticoles](#) qui sont du plus haut intérêt écologique car indicatrices de la qualité de leurs habitats. En effet, les macromycètes des pelouses n'ayant pas la possibilité de former des mycorhizes avec les *Poaceae* (graminées), vivent en saprophytes de l'humus. Ils sont donc très sensibles à l'équilibre biologique de leur [biotope](#) et peuvent se raréfier ou disparaître dès que cet équilibre est perturbé. On distingue deux principaux types de pelouses, aux caractères bien tranchés: les pelouses sèches, et les pelouses mésophiles.

Les pelouses sèches sont caractérisées par un sol peu profond, à réserve en eau limitée et par une végétation rase et peu dense. Positionnées en adret (versant ensoleillé), elles accueillent principalement des saprophytes frugaux supportant la sécheresse et la chaleur et se contentant de la matière organique de l'humus, pauvre en substances azotées. On y rencontre de nombreuses espèces appartenant aux genres *Entoloma*, *Dermoloma*, *Lepiota*, *Clitocybe*, *Bovista*, *Tulostoma*, *Geoglossum*, *Clavaria* et *Camarophylloopsis*, dont beaucoup sont de véritables joyaux pour la mycoflore française. Parmi les champignons les plus caractéristiques de ce type de milieu, on peut citer l'entolome à pied vert (*Entoloma incanum*) et le clitocybe sénile (*Clitocybe senilis*).

Quant aux pelouses mésophiles, elles offrent à leurs hôtes **fongiques** des conditions moyennes d'humidité, d'acidité et de nutrition, qui sont idéales si elles sont installées depuis longtemps et si l'herbe est raccourcie régulièrement par broutage ou par fauchage. Les plus maigres abritent surtout des quantités de petites clavaires comme la clavaire de Zollinger (*Clavaria zollingeri*), des hygrocibes, des mycènes et des entolomes, ainsi que des espèces comme *Porpoloma elytroides*, qui font partie des raretés de la mycoflore française. Quelques prairies de fauche situées dans des stations fraîches de la zone péri-vosgienne hébergent de pures merveilles comme *Hygrocybe calyptriformis* et *Mycena adonis*. Celles qui sont enrichies en fumures naturelles sont plutôt le royaume des agarics, comme le rosé des prés (*Agaricus campestris*), qui peut être très abondant certaines années. On y trouve aussi des coprins et le marasme des oréades (*Marasmius oreades*), qui pousse souvent en grandes troupes tant qu'aucun engrais chimique ne vient perturber le milieu.

INFLUENCE DE L'EVOLUTION DES PRATIQUES AGRICOLES

Les espaces agricoles sont restés relativement stables jusque dans les années 1950-1960, puis ont évolué rapidement du fait de l'intensification de l'agriculture. Le remembrement a été préconisé pour adapter les terrains agricoles aux nouvelles techniques d'exploitation et permettre ainsi une utilisation pratique de machines agricoles. Les petites parcelles ont été rassemblées en vastes terrains homogènes, induisant la disparition de quantités de haies mitoyennes, de bosquets et de buissons, et celle des champignons qui leurs étaient associés. En une dizaine d'années, un demi-million de kilomètres de haie a été détruit sur l'ensemble de la France ! Puis de nombreuses pelouses ont été boisées, transformées en champs (pour la culture du maïs ou du colza, par exemple) ou en prés artificiels, avec pour conséquences la disparition régulière de stations d'espèces rares et la fragmentation des milieux. De plus, l'utilisation de plus en plus intensive d'engrais et de produits azotés a provoqué la raréfaction ou la disparition de toute une cohorte d'espèces sensibles dont le pied violet (*Lepista personata*) et l'argouane des prairies (*Lepista panaeolus*).

Plus récemment, la déprise agricole a provoqué l'abandon d'espaces qualifiés d'improductifs au profit de terres plus accessibles dont la culture a été intensifiée. Au début, ces milieux constituent des espaces de compensation écologique importants pour la flore **fongique** mais ils disparaissent peu à peu, abandonnés et envahis par les broussailles puis la forêt au stade terminal. Ainsi, l'évolution globale des pratiques agricoles permet de mieux comprendre le recul des pelouses et prairies naturelles et la progression des surfaces boisées.

INFLUENCE DE L' URBANISATION

Les travaux d'urbanisation, les constructions d'infrastructures nouvelles, les créations de zones industrielles ou de bases de loisirs, constituent autant d'autres causes de régression de la flore fongique praticole par suppression des habitats, morcellement des **écosystèmes** ou dégradation par piétinement.

BILAN DES PRINCIPALES MENACES

Les champignons des milieux herbeux naturels sont menacés par la disparition, la régression ou le morcellement de leurs habitats, ainsi que par la modification de l'équilibre des substrats qui les hébergent. Ces menaces sont liées principalement à l'évolution des pratiques agricoles et à l'urbanisation. Le groupe d'évaluation estime que depuis 1980 les différentes agressions qui s'exercent sur les pelouses naturelles ont entraîné une **régression de l'ordre de 50%** de ce type d'habitat (nouveaux lotissements, fertilisants chimiques, pratiques agricoles, régression des pâturages boisés en montagne, extension de la forêt suite à abandon de pâturages...).

LES TOURBIERES A SPHAIGNES ET LES TOURBIERES BOISEES

La Franche-Comté possède encore de belles **tourbières** dont les plus riches sur le plan **fongique** sont situées dans les parties élevées de la chaîne du Jura, entre 800 et 1100 m d'altitude, et dans la zone périvosgienne. Ces **écosystèmes** fragiles hébergent une mycoflore hors du commun qui comporte des reliques boréo-arctiques du fait de la présence d'un sol très froid, très acide et très pauvre en matières nutritives. Dans ce **biotope** aux conditions extrêmes, qui opère une sévère sélection des plantes, la **fonge** montre une faculté d'adaptation étonnante. En effet, beaucoup de champignons sont **acidiphiles** ou s'associent par mycorhize aux arbres peuplant ce milieu, ce qui les libère plus ou moins du sol proprement dit en ce qui concerne leur nutrition.

Parmi les sphaignes et les droseras, vivent des raretés comme la sarcoléotie de la tourbe (*Sarcoleotia turficola*), le microglosse cannelle (*Nothomitra cinnamomea*), ou l'hygrophore à marge crénelée (*Hygrocybe coccineocrenata*). Dans les pinèdes palustres, la russule décolorante (*Russula decolorans*) vit en symbiose avec les pins à crochets, tandis que le lactaire flasque (*Lactarius vietus*) fréquente surtout les **bétulaies** sphagneuses. Quant aux bordures à épicéas, encore très acides, elles hébergent des quantités d'espèces comme par exemple l'entolome brillant (*Entoloma nitidum*) qui a une préférence particulière pour ce type d'habitat.

Si de nos jours les **tourbières acides** ne sont plus exploitées (extraction de la tourbe) ni transformées en terrain de culture ou d'élevage, elles restent menacées du fait de leur surface réduite, de la persistance de drains anciens et de leur extrême fragilité. Un assèchement prolongé, des déversements d'amendements ou d'engrais, ou encore un piétinement lié à une densité excessive de visiteurs peuvent suffire à les mettre en danger. S'il est évident que tous les milieux tourbeux ont fortement régressé depuis environ 200 ans, le taux de dégradation est aujourd'hui plus faible que par le passé. Il reste cependant encore important, notamment du fait de l'apparition de nouveaux facteurs "régionaux" comme les retombées atmosphériques et très probablement le réchauffement climatique. Pour la période de 1945 à nos jours, les spécialistes estiment que la régression des tourbières franc-comtoises depuis 1945 est de l'ordre de 50 à 60 %. Comme la régression est à évaluer depuis 1980 pour cette étude, le comité d'évaluation estime que les différentes agressions ont entraîné une **régression de 20 à 30 % des milieux tourbeux évolutifs.**

LES MILIEUX HUMIDES NON TOURBEUX

Les zones humides de Franche-Comté sont formées principalement de pelouses mouillées ou humides souvent situées en périphérie d'étangs et de zones marécageuses peuplées de **saulaies** et d'**aulnaies**. Elles sont surtout nombreuses dans le sud du Territoire de Belfort et dans les Vosges saônoises (région des Mille Étangs) mais les zones de marais jurassiens et la haute vallée du Doubs constituent aussi des zones d'intérêt inestimable sur le plan écologique.

Les **aulnaies** hébergent toute une série de champignons mycorrhiziens dont le bolet des aulnes (*Gyrodon lividus*) ou l'amanite à volve friable (*Amanita friabilis*) qui est rare dans nos contrées. D'autres espèces peu fréquentes préfèrent les saulaies humides et poussent sur les branches mortes de saule, comme le lentin anisé (*Lentinus suavisissimus*) et une espèce à allure de lichen nommée *Hypocreopsis lichenoides*. Quant aux zones humides non boisées, elles hébergent beaucoup de champignons vivant en saprophytes sur les débris végétaux et des quantités de micromycètes parasites des plantes herbacées qui permettent de préciser les microclimats locaux.

PRINCIPALES MENACES

Les milieux humides non boisés sont menacés par la fertilisation, par des opérations de drainage pour mise en culture, de comblement ou d'exploitation du sous-sol. La création de plans d'eau artificiels ou d'étangs dans des dépressions marécageuses est une cause supplémentaire de menace. Quant aux forêts humides, elles sont menacées par le drainage, la conversion en plantations (peupliers, conifères), et par l'extraction de matériaux, comme le gravier par exemple.

LES TERRILS MINIERS

Les terrils sont très rares en Franche-Comté. Il n'en subsiste que quelques-uns, au pied des Vosges, dans le Territoire de Belfort et en Haute-Saône où, à Ronchamp, les houillères employaient encore plus de 1600 personnes en 1900. Vestiges du passé à haute valeur patrimoniale, ces terrils permettent l'enrichissement de la flore **fongique** régionale par des espèces uniques qui sont de véritables curiosités floristiques. À Ronchamp, le terril du puits du Chanois, qui est soixantenaire et donc encore en cours de colonisation végétale, abrite ainsi plusieurs stations de pisolithe (*Pisolithus arhizus*) et de lactaire foncé (*Lactarius fuscus*) qui figurent parmi les perles rares de la mycoflore franc-comtoise. Dans ce type de milieu, les espèces végétales doivent faire face à la pauvreté du substrat et à sa forte acidité, à l'absence d'humus, à l'aridité en période estivale, enfin aux conditions thermiques élevées à la belle saison ou suite aux épisodes de combustion spontanée. Ceci explique la présence exclusive d'espèces mycorhiziennes sur les parties nues du terril, vivant en association avec les bouleaux ou les saules.

La principale menace pesant sur les terrils est l'utilisation des matériaux pour la construction de routes, avec le risque de voir disparaître à jamais cet habitat exceptionnel pour la région.



Lactarius fuscus

une espèce en danger associée ici au bouleau sur un terril minier à Ronchamp (70)

Photo *in situ* Christian Frund

LES MILIEUX FORESTIERS

PRESENTATION DU MILIEU

La forêt comtoise, deux fois plus étendue aujourd'hui qu'en 1850, surtout du fait de l'évolution des pratiques agricoles, couvre 42% du territoire. Elle forme un ensemble d'écosystèmes remarquables hébergeant de très nombreuses espèces de champignons qui sont, pour la plupart, nécessaires à l'équilibre du milieu. Ainsi les espèces saprophytes de l'humus restituent au sol de nombreux éléments récupérables tandis que les mycorhiziennes constituent de précieux auxiliaires des arbres grâce à des échanges à bénéfice réciproque. Les champignons saprologiques fragmentent le bois mort puis le décomposent pour l'intégrer à l'humus. Quant aux champignons parasites, qui s'attaquent surtout aux arbres blessés ou affaiblis, ils participent à une sorte de sélection naturelle en épargnant les arbres les plus sains.

Parmi les espèces mycorhiziennes, on trouve de nombreuses amanites, des bolets, des chanterelles, des centaines de cortinaires, des hébélomes, des hygrophores, des lactaires, des russules, des tricholomes et des laccaires, tous contribuant au bon développement et à la protection des arbres auxquels ils sont associés. Dans la vaste palette de champignons sylvicoles, on peut citer comme raretés *Boletus edulis* var. *albus* (le cèpe blanc), *Russula laeta* (la russule de couleur gaie) et une variété de l'amanite tue-mouches, liée surtout au peuplier tremble: *Amanita muscaria* var. *fuligineoverrucosa*. Les principales essences forestières formant des mycorhizes avec les champignons sont les chênes, les hêtres, les charmes, les bouleaux, les épicéas, les pins et les sapins, qui sont des arbres dits sociaux, car capables de former par eux-mêmes des peuplements complets et sans mélange.

Les espèces humicoles sont très nombreuses également : collybies, marasmes, clitocybes, lépiotes, agarics, lépistes et mycènes constituent les principaux genres d'espèces lamellées, tandis que des discomycètes et une foule d'autres espèces se partagent le travail de décomposition de la litière en intervenant tour à tour.

Les souches, les branches et les rameaux morts tombés au sol sont pris en charge par des champignons à lames tels que les lentins, les pleurotes, les crépidotes, les pholiotes, les plutées, les psathyrelles, également par toutes sortes de polypores comme la très commune tramète versicolore (*Trametes versicolor*), ou encore par des discomycètes, à l'image de la magnifique pezize écarlate (*Sarcoscypha coccinea*) qui apparaît dès le printemps, à l'époque où fleurissent les jonquilles. Le rôle écologique des débris ainsi incorporés à l'humus par ces champignons lignivores est très important puisque leur présence augmente sa capacité de rétention en eau, favorise la germination et l'implantation des plantules, et facilite le développement des mycorhizes. Ces propriétés sont d'ailleurs utilisées en agriculture (technique du BRF).

Les champignons qui parasitent les essences forestières sont surtout des polypores mais il faut citer également l'armillaire couleur de miel (*Armillaria mellea*) qui est impliquée dans diverses affections des feuillus et peut se comporter en parasite de faiblesse puis en saprotrophe, ce qui signifie qu'elle commence par parasiter ses hôtes puis les tue lorsqu'ils sont suffisamment affaiblis (maladie du rond).

PRINCIPALES MENACES

Les forêts de Franche-Comté semblent dans un état de conservation relativement bon et abritent une flore fongique extrêmement variée mais la raréfaction de certaines espèces et la réduction de la diversité fongique dans certaines parcelles sont une réalité. Cette situation semble liée principalement aux cueillettes excessives, à l'évolution des méthodes de gestion forestière, à la pollution et à certaines conditions climatiques.

LES CUEILLETES EXCESSIVES

La cueillette intensive de certains champignons forestiers semble être une des premières causes de leur régression. Ainsi de très bons comestibles comme les chanterelles ont tendance à régresser, même si les habitats de ces espèces sont encore nombreux. Les récoltes de type " industriels " constituent la menace la plus sérieuse, du fait de la mise en oeuvre de méthodes très agressives pour l'environnement, avec perturbation de l'humus et piétinement intensif.

L'EVOLUTION DES METHODES DE GESTION FORESTIERE

Les principaux paramètres liés aux méthodes de gestion des forêts pouvant expliquer certaines modifications de la mycoflore semblent être la spécialisation des essences, la régression des taillis, les coupes à blanc suivies d'enrésinement, et la perturbation des sols.

CONVERSION DES TAILLIS - SOUS - FUTAIES EN FUTAIES REGULIERES

Depuis les années 1950 surtout, la conversion de nombreux taillis-sous-futaies en futaies régulières a induit dans les parcelles concernées les modifications suivantes :

- une spécialisation des essences favorisant les peuplements réguliers comprenant une ou quelques essences de même âge et souvent privés de strates arbustive et herbacée,
- un accroissement de la densité des arbres,
- un alignement des houppiers dans chaque parcelle, tous les arbres grandissant en même temps (canopée homogène).

Ce changement de mode de gestion a eu comme impact sur les populations fongiques :

- une réduction de la diversité fongique, du fait de la sélection des essences,
- la disparition dans ces zones des espèces liées au taillis, à la strate arbustive et à la strate herbacée,
- une diminution des conditions d'aération et d'éclairage du sol, défavorable à son réchauffement et par conséquent à tout un cortège de champignons thermophiles,
- de moins bonnes conditions d'évaporation au niveau du sol, ayant pour conséquence une diminution du taux d'hygrométrie, défavorable au développement de certaines espèces.

Ainsi, la régression de certains bolets et cortinaires ayant comme milieu préférentiel le taillis peut s'expliquer en partie par cette évolution. La chanterelle commune (*Cantharellus cibarius*), encore fréquente en Franche-Comté, régresse pour les mêmes raisons, tandis que la russule du charme (*Russula carpini*), qui pousse uniquement dans les taillis de charmes, risque de se raréfier également.

COUPES A BLANC ET ENRESINEMENT

L'enrésinement, après coupe à blanc, est une cause de perturbation des forêts de feuillus du fait de leur fragmentation et entraîne des modifications durables de la flore fongique dans les parcelles concernées : les champignons liés aux feuillus coupés disparaissent de ces parcelles, au profit d'une fonge très différente qui s'installe peu à peu en fonction de l'évolution des nouvelles essences et de l'acidification progressive de l'humus.

PERTURBATION DES SOLS

L'utilisation d'engins forestiers lourds, tassant le sol et le creusant profondément par endroits, perturbe la couche humifère dans laquelle vivent les mycéliums, affectant ainsi l'équilibre du milieu.

LA POLLUTION ET LES CONDITIONS CLIMATIQUES

La pollution et certains événements d'ordre climatique constituent également, d'une façon indirecte, des menaces pour les populations **fongiques**. En effet, le dépérissement forestier et les effets de certaines catastrophes naturelles sur les forêts ont une répercussion évidente sur la mycoflore sylvicole.

LE DEPERISSEMENT FORESTIER

Le phénomène de dépérissement, qui semble dû principalement aux récentes sécheresses et à la pollution atmosphérique, constitue une cause de régression de la flore **fongique** mycorhizienne. En effet, les arbres dépérissants ne peuvent plus remplir leur fonction dans le cadre de la relation symbiotique, d'où un appauvrissement des secteurs concernés en champignons mycorhiziens.

LES CATASTROPHES NATURELLES

Les tempêtes, ouragans et certains autres phénomènes naturels meurtrissent parfois durablement le paysage forestier et fragilisent ce milieu si particulier. Si les effets à long terme de tels phénomènes sur la fonge sont difficiles à évaluer, l'observation des forêts dans les années qui suivent de telles catastrophes montre que les espèces humicoles et mycorhiziennes payent un lourd tribut dans les zones de **chablis**, à cause de la disparition de leurs hôtes symbiotiques et du bouleversement des sols par les arbres déracinés. Dans les cas de fortes tempêtes, comme en 1999, les plantations de conifères sont souvent les plus touchées et sont parfois totalement effondrées. Les dégâts de cette tempête, évalués en Franche-Comté à 4,4 millions de mètres cube, se sont accompagnés d'une forte régression des champignons mycorhysiens.

L'impact de telles catastrophes sur les milieux forestiers est lié à de nombreux facteurs tels que les caractéristiques du sol et le mode de sylviculture adopté. Les répercussions sur la fonge dépendent des modes de vie des champignons concernés : ceux qui se nourrissent du bois mort et les parasites de faiblesse sont favorisés au cours des premières années tandis que les symbiotiques se raréfient suite à la mort d'une partie de leurs hôtes mycorhiziens. Avec le temps, les arbres mycorhizogènes replantés ou issus de la régénération forment de nouvelles symbioses avec les champignons.

QUELQUES EXEMPLES D'APPLICATION DES CRITÈRES de L'UICN

Leccinum aerugineum (bolet vert de gris)

Habitat : sous bouleau pubescent,
dans les marais ou **tourbières**.

Mode de vie : symbiotique.

Critères U.I.C.N.: A2c + B2ab(iii)

- Réduction des effectifs > 30% depuis 1980
 - Population gravement fragmentée
 - Zone d'occupation < 2000 km²
 - Déclin continu de la qualité de l'habitat
- **Vulnérable (VU)**



Photo *in situ*

Camarophyllopsis atropuncta
(camarophyllopsis à points noirs)

Habitat : dans les pelouses naturelles.

Mode de vie : saprophyte.

Critères U.I.C.N. : A2c

- Réduction des effectifs > 50% depuis 1980
- Réduction de la zone d'occupation et de la qualité de l'habitat.
- **En danger (EN)**



Photo *in situ*, Gilbert. Moyne

Hericium flagellum (hydne hérisson)

Habitat : sur vieux troncs de sapin blanc, dans les sapinières naturelles, en montagne.

Mode de vie : saprolignicole.

Critère U.I.C.N.: B2ab(iii)

- Zone d'occupation < 10 km²
- Population gravement fragmentée
- Déclin continu de la qualité de l'habitat.
- **En danger critique d'extinction (CR)**



Hygrocybe fornicata* var. *streptopus

Habitat : graminicole ou subsylvatique, surtout dans les pelouses sèches ou sous les buis.

Mode de vie : saprophyte.

Critère U.I.C.N.: B2ab(iii)

- Zone d'occupation < 10 km²
- Population très gravement fragmentée
- Déclin continu de la qualité de l'habitat.
- **En danger critique d'extinction (CR)**



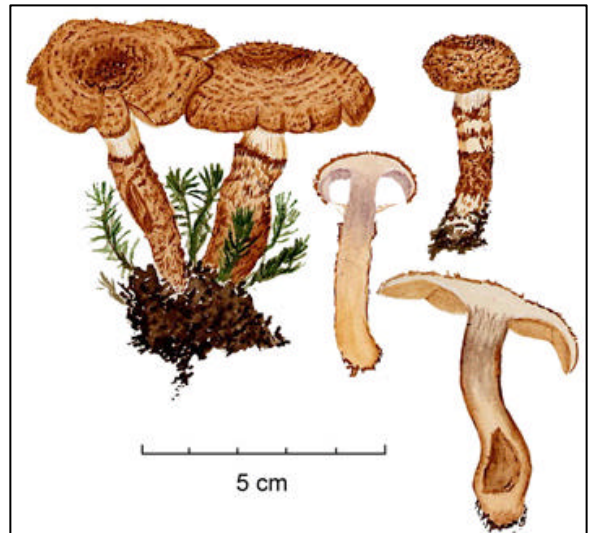
Cortinarius pholideus
(cortinaire à armille écaillée)

Habitat : Dans les forêts de bouleaux,
parfois de conifères.
Tendance hygro-acidiphile.

Mode de vie : symbiotique.

Critère U.I.C.N.: pr. A2c

- Habitat assez répandu mais réduction des effectifs comprise entre 20% et 30% depuis 1980
- Population peu fragmentée
- **Quasi menacé (NT)**



Icône Christian Frund

Agaricus xanthoderma
(agaric jaunissant)

Habitat : dans les bois clairs et les pelouses
thermophiles.

Mode de vie : saprophyte.

Espèce non menacée

- Population présente dans plus de 10 localités
- Population peu fragmentée
- **Préoccupation mineure (LC)**



AFFECTATION DES ESPÈCES AUX CATÉGORIES DE MENACE

Clés permettant d'affecter les espèces aux différentes catégories de menace :

CONSIDÉRÉE COMME ÉTEINTE AU NIVEAU REGIONAL (RE)

Aucune observation depuis 1950 (disparition probable de l'espèce).

PRÉSUMÉE ÉTEINTE AU NIVEAU REGIONAL (RE ?)

Aucune observation depuis 1980 (disparition probable de l'espèce mais poursuite des prospections nécessaire pour en acquérir une certitude suffisante).

ESPÈCES MENACÉES DE DISPARITION EN FRANCHE-COMTÉ

EN DANGER CRITIQUE D'EXTINCTION (CR)

Réduction des effectifs de population supérieure ou égale à 80% depuis 1980,

ou habitat très rare (zone d'occupation < 10 km²) et population très gravement fragmentée ou présente dans **une seule localité ET déclin continu** de la superficie/de l'étendue ou de la qualité de l'habitat.

EN DANGER (EN)

Réduction des effectifs de population supérieure ou égale à 50% depuis 1980,

ou habitat rare (zone d'occupation < 500 km², soit 3% de la superficie de la Franche-Comté) et population gravement fragmentée ou présente dans **cinq localités** au plus **ET déclin continu** de la superficie, de l'étendue ou de la qualité de l'habitat.

VULNÉRABLE (VU)

Réduction des effectifs de population supérieure ou égale à 30% depuis 1980,

ou habitat assez répandu (zone d'occupation < 2000 km², soit 12% de la superficie de la Franche-Comté) mais en régression et population peu fragmentée ou présente dans **dix localités** au plus,

ou population présente dans **cinq localités** au plus ou zone d'occupation inférieure à 20 km² ET menace vraisemblable susceptible de conduire l'espèce vers les catégories CR ou RE.

AUTRES CATÉGORIES

QUASI MENACÉE (NT)

Est très près de répondre aux critères des catégories CR, EN, ou VU.

Réduction des effectifs de population estimée entre 20 et 30% depuis 1980,

ou habitat assez répandu mais en régression,

ou habitat assez répandu et population peu fragmentée ou présente dans **dix localités** au plus.

PRÉOCCUPATION MINEURE (LC)

Ne répond pas aux critères des catégories CR, EN ou VU (espèce largement répandue et abondante mais pouvant, à terme, répondre aux critères de la catégorie NT puis devenir menacée),

Habitat très répandu mais en légère régression,

ou population peu fragmentée et présente dans plus de **dix localités**,

ou espèce classée **HORS LISTE** dans un premier temps (**HL**), c'est-à-dire non inscrite dans Liste rouge mais évaluée (espèce courante sans régression ni menace sur l'habitat et espèce exotique potentiellement invasive). L'équipe d'évaluation a distingué ce type d'espèce de celles dont l'habitat est très répandu mais en légère régression en prenant en compte la tendance d'évolution de la population dans la région (stable, en augmentation ou en régression).

DONNÉES INSUFFISANTES (DD)

Pas assez de données pour évaluer le risque d'extinction.

Lorsque les informations disponibles sont considérées comme insuffisantes pour pouvoir évaluer une espèce, celle-ci est classée dans la catégorie Données insuffisantes (DD) dans l'attente de l'acquisition de nouvelles connaissances.

Exemples :

Espèce observée dans un seul département et une seule fois (sauf si elle est emblématique ou patrimoniale),

ou espèce non observée depuis 1980 mais méconnue (très discrète ou à fructification très sporadique), pour laquelle il n'est pas possible de faire des déductions quant à sa persistance ou pas dans la région,

ou espèce découverte récemment ou nouvellement créée par remaniement taxonomique.

NON ÉVALUÉE (NE)

Pas encore confrontée aux critères.

Espèce non prise en compte dans la démarche d'évaluation car très petite et/ou peu connue des experts ou peu recherchée (micromycète, petit **ascomycète**, etc.),

ou variété ou forme d'espèce évaluée, sauf si ses caractéristiques (morphologie, écologie) sont nettement différentes de celles de l'espèce type ou s'il s'agit d'un champignon emblématique ou patrimonial.

NON APPLICABLE (NA)

Méthodologie non applicable, donc espèce non soumise au processus d'évaluation, comme une espèce introduite ou exotique, non significativement présente dans la région (habitat artificiel : champignon associé aux essences listées ci-dessous).

- **Conifères d'origine exotique à la Franche-Comté :**

Le Douglas (*Pseudotsuga menziesii*), le pin de Weymouth (*Pinus strobus*), les cèdres (*Cedrus*), le pin noir d'Autriche (*Pinus nigra*), le pin rigide (*Pinus rigida*), les sapins autres que *Abies alba*, les épicéas autres que *Picea abies*, les Tsugas (*Tsuga*), les mélèzes (*Larix*), les séquoias (*Sequoia*) et toutes les essences ornementales (cyprès, chamaecyparis, thujas, genévriers autres que *J. communis*, araucarias, ...).

- **Feuillus d'origine exotique à la Franche-Comté :**

Le robinier (*Robinia pseudoacacia*), les chênes rouges (*Quercus rubra*, *Q. palustris*, *Q. coccinea*), le faux-vernis du Japon (*Ailanthus altissima*), les érables américains (*Acer saccharum*, *A. saccharinum*, *A. negundo*), *Sophora japonica*, les frêne à fleurs (*Fraxinus ornus*), le prunier tardif (*Prunus serotina*), le châtaignier (*Castanea sativa*), les platanes (*Platanus orientalis*, *P. occidentalis*, *P.x hispanica*), le mûrier (*Morus alba*), le noyer gris (*Juglans regia*), le tilleul d'Amérique (*Tilia americana*), le tilleul argenté (*Tilia argentea*), le laurier-cerise (*Prunus laurocerasus*), le ginkgo (*Ginkgo biloba*), et les ornementales (*Catalpa bignonioides*, *Paulownia tomentosa*, *Zelkova carpinifolia*, *Pterocarya fraxinifolia*, *Magnolia div .sp.*, *Liriodendron tulipifera*, *Liquidambar styraciflua*, *Carya ovata*, *Weigelia florida*, les sumacs (*Rhus typhina*, *R. glabra*), *Davidia involucri*, *Eleagnus angustifolia*, *Buddleia davidii*, *Viburnum rhytidophyllum*...

Il a été entendu, au préalable, que les myxomycètes seraient exclus de ce travail car ils ne font pas partie du règne des champignons. L'équipe de projet a décidé d'évaluer la plupart des macromycètes (basidiomycètes et **ascomycètes**, principalement) déjà répertoriés dans la région. Les lichens, qui font maintenant partie du règne des champignons, n'ont pas été évalués car trop peu connus des mycologues francs-comtois.

Le comité d'évaluation a décidé de placer en catégorie DD :

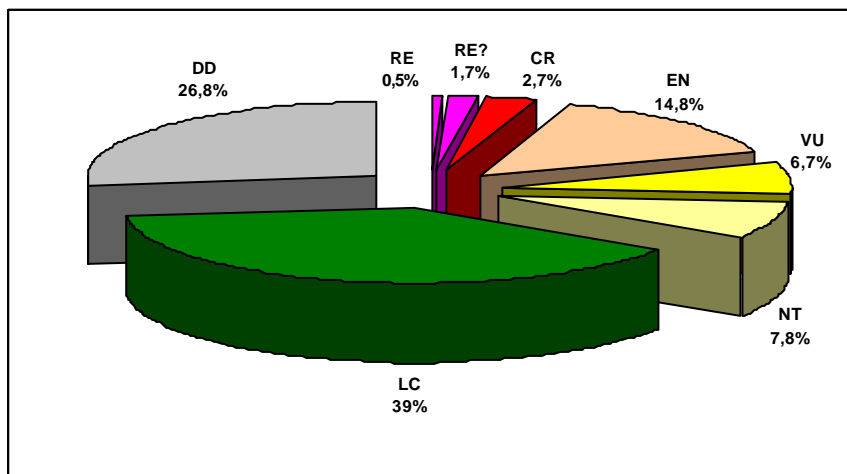
- les espèces observées dans un seul département et une seule fois, sauf si elles sont emblématiques ou patrimoniales,
- les espèces pouvant prêter à confusion,
- les espèces découvertes récemment ou nouvellement créées par remaniement taxonomique.

SYNTHÈSE DES RÉSULTATS

Répartition des espèces par catégories	Catégories
5146 espèces enregistrées en Franche-Comté fin 2012	
3399 espèces évaluées	
15 espèces considérées comme éteintes	RE
58 espèces présumées éteintes	RE?
824 espèces menacées de disparition	Menacées
dont 93 en danger critique d'extinction	CR
503 en danger d'extinction	EN
228 vulnérables	VU
2502 espèces réparties dans les autres catégories	Autres
dont 263 quasi menacées	NT
1327 dans la catégorie "Préoccupation mineure"	LC
912 dans la catégorie "Données insuffisantes"	DD

824 espèces sont menacées de disparition sur les 3399 évaluées, soit 24,2 %. Cette proportion est voisine de 1/4, ce qui semble homogène par rapport aux autres listes rouges de Franche-Comté (plantes, insectes...).

Répartition des 3399 espèces dans les différentes catégories



LISTE DES TAXONS EVALUÉS

Liste des taxons évalués, dans l'ordre alphabétique des noms de genres et d'espèces	Catégories Liste rouge Franche- Comté	Critères UICN
<i>Abortiporus biennis</i> (Bull. : Fr.) Singer	LC	
<i>Abortiporus fractipes</i> (Berk. & Curt.) Bondarzew	DD	
<i>Adelphella babingtonii</i> (Berk.) Pfister, Matocec & I. Kusan	NT	pr. A2c
<i>Aecidium euphorbiae</i> Pers. ex J.F. Gmel.	DD	
<i>Agaricus albertii</i> Bon	VU	A2c
<i>Agaricus alboargillascens</i> (A. Pearson) M. Bon	DD	
<i>Agaricus altipes</i> (F.H. Møller) Pilát	DD	
<i>Agaricus arvensis</i> J.C. Sch. : Fr.	VU	A2c
<i>Agaricus augustus</i> Fr.	LC	
<i>Agaricus benesii</i> (Pilát) Singer	EN	B2abiii
<i>Agaricus bisporus</i> (J.E. Lange) Imbach	VU	A2c
<i>Agaricus bitorquis</i> (Quélet) Saccardo	LC	
<i>Agaricus bitorquis</i> var. <i>validus</i> (F.H. Møller) M. Bon & Cappelli	DD	
<i>Agaricus bohusii</i> M. Bon	EN	B2abiii
<i>Agaricus bresadolanus</i> Bohus	EN	B2abiii
<i>Agaricus campestris</i> L. : Fr.	VU	A2c
<i>Agaricus campestris</i> var. <i>equestris</i> (F.H. Møller) Pilát	DD	
<i>Agaricus campestris</i> var. <i>squamulosus</i> (Rea) Pilát	DD	
<i>Agaricus comtulus</i> Fr.	VU	A2c
<i>Agaricus cupreobrunneus</i> (F.H. Møller) Pilát	EN	B2abiii
<i>Agaricus essettei</i> M. Bon	LC	
<i>Agaricus excellens</i> (F.H. Møller) F.H. Møller	LC	
<i>Agaricus haemorrhoidarius</i> Schulzer von Müggenburg	VU	A2c
<i>Agaricus heimii</i> M. Bon	LC	
<i>Agaricus huijsmanii</i> Courtecuisse	NT	pr. B2abiii
<i>Agaricus impudicus</i> (Rea) Pilát	DD	
<i>Agaricus langei</i> (F.H. Møller) F.H. Møller	LC	
<i>Agaricus leucotrichus</i> (F.H. Møller) F.H. Møller	NT	pr. B2abiii
<i>Agaricus littoralis</i> (Wakefield & A. Pearson) Pilát	DD	
<i>Agaricus macrocarpus</i> (F.H. Møller) F.H. Møller	LC	
<i>Agaricus mediofuscus</i> (F.H. Møller) Pilát	DD	
<i>Agaricus moelleri</i> Wasser	LC	
<i>Agaricus osecanus</i> Pilát	NT	pr. B2abiii
<i>Agaricus osecanus</i> var. <i>nivescens</i> (F.H. Møller) Courtecuisse	VU	A2c
<i>Agaricus porphyrizon</i> P.D. Orton	NT	pr. A2c
<i>Agaricus pseudopratensis</i> (Bohus) Wasser	DD	
<i>Agaricus purpurellus</i> (F.H. Møller) F.H. Møller	EN	B2abiii
<i>Agaricus semotus</i> Fr.	LC	
<i>Agaricus silvaticus</i> J.C. Sch.	LC	
<i>Agaricus silvicola</i> (Vittadini) Peck	LC	
<i>Agaricus spissicaulis</i> F.H. Møller	DD	
<i>Agaricus squamulifer</i> (F.H. Møller) Pilát	VU	A2c
<i>Agaricus subfloccosus</i> (J.E. Lange) J. Hlaváček	DD	
<i>Agaricus variegans</i> F.H. Møller	DD	
<i>Agaricus xanthoderma</i> Genevier	LC	
<i>Agaricus xanthoderma</i> var. <i>griseus</i> (A. Pearson) M. Bon & Cappelli	DD	
<i>Agaricus xanthoderma</i> var. <i>lepiotoides</i> R. Maire	DD	
<i>Agaricus xanthoderma</i> var. <i>meleagrioides</i> (A. Pearson) M. Bon & Cappelli	DD	
<i>Agrocybe arvalis</i> (Fr. : Fr.) Singer	VU	B2abiii

<i>Agrocybe brunneola</i> (Fr.) M. Bon	LC	
<i>Agrocybe cylindracea</i> (de Candolle : Fr.) R. Maire	NT	pr. B2a
<i>Agrocybe elatella</i> (P. Karsten) Vesterholt	VU	B2abiii
<i>Agrocybe erebia</i> (Fr. : Fr.) Kühner	LC	
<i>Agrocybe firma</i> (Peck) Singer	VU	D2
<i>Agrocybe molesta</i> (Lasch) Singer	LC	
<i>Agrocybe praecox</i> (Pers. : Fr.) Fayod	LC	
<i>Agrocybe semiorbicularis</i> (Bull.) Fayod	LC	
<i>Agrocybe sphaleromorpha</i> (Bull. : Fr.) Fayod	LC	
<i>Agrocybe splendida</i> Cléménçon	DD	
<i>Agrocybe vervacti</i> (Fr. : Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Albatrellus citrinus</i> Ryman	DD	
<i>Albatrellus confluens</i> (Alb. & Schwein.) Kotl. & Pouzar	VU	B2abiii
<i>Albatrellus cristatus</i> (Schaeff.) Kotl. & Pouzar	LC	
<i>Albatrellus ovinus</i> (Schaeff.) Kotl. & Pouzar	NT	pr. B2abiii
<i>Albatrellus pes-caprae</i> (Pers.) Pouzar	NT	pr. A2c
<i>Albatrellus subrubescens</i> (Murrill) Pouzar	DD	
<i>Aleuria aurantia</i> (Pers.) Fuckel	LC	
<i>Aleuria bicucullata</i> Boud.	VU	A2c
<i>Aleuria cestricea</i> (Ellis & Everh.) Seaver	DD	
<i>Aleuria luteonitens</i> (Berk. & Broome) Gillet	EN	B2abiii
<i>Aleurocystidiellum disciforme</i> (De Candolle : Fr.) Boidin, Terra & Lanquetin	NT	pr. B2abiii
<i>Aleurodiscus amorphus</i> (Pers. : Fr.) Rabenhorst	LC	
<i>Aleurodiscus wakefieldiae</i> Boidin & Beller	LC	
<i>Alnicola amarescens</i> (Quélet) Heim & Romagnesi	LC	
<i>Alnicola bohémica</i> (Velenovsky) Kühner	LC	
<i>Alnicola escharoides</i> (Fr. : Fr.) Romagnesi	LC	
<i>Alnicola luteolofibrillosa</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Alnicola macrospora</i> J. Favre	EN	B2abiii
<i>Alnicola paludosa</i> (Peck) Singer	DD	
<i>Alnicola scolecina</i> (Fr.) Romagnesi	LC	
<i>Alnicola sphagneti</i> (P.D. Orton) Romagnesi	CR	B2abiii
<i>Alnicola striatula</i> (P.D. Orton) Romagnesi	VU	A2c + B2ab(ii)
<i>Alnicola umbrina</i> (R. Maire) Kühner	VU	A2c
<i>Amanita asteropus</i> Romagnesi	DD	
<i>Amanita badia</i> (J.C. Sch.) Bigeard & Guillemin	EN	B2abiii
<i>Amanita battarrae</i> (Boudier) M. Bon	LC	
<i>Amanita beckeri</i> Huijsman	LC	
<i>Amanita betulae</i> Neville & Poumarat	DD	
<i>Amanita caesarea</i> (Scop. : Fr.) Pers.	LC	
<i>Amanita ceciliae</i> (Berk. & Br.) Boudier	LC	
<i>Amanita citrina</i> (J.C. Sch.) Pers.	LC	
<i>Amanita citrina</i> f. <i>alba</i> (Price) Quélet	LC	
<i>Amanita citrina</i> var. <i>intermedia</i> Neville, Poumarat & Hermitte	EN	B2abiii
<i>Amanita coryli</i> Neville & Poumarat	DD	
<i>Amanita crocea</i> (Quélet) Singer	LC	
<i>Amanita curtipes</i> E.-J. Gilbert	EN	B2abiii
<i>Amanita decipiens</i> (Trimbach) Jacquetant	EN	B2abiii
<i>Amanita dryophila</i> Consiglio & Contu	DD	
<i>Amanita echinocephala</i> (Vittadini) Quélet	LC	
<i>Amanita echinocephala</i> var. <i>subbeillei</i> (Neville & Poumarat) Traverso	EN	B2abiii
<i>Amanita eliae</i> Quélet	NT	pr. A2c
<i>Amanita eliae</i> var. <i>griseovelata</i> Neville & Poumarat	DD	
<i>Amanita excelsa</i> (Fr. : Fr.) Bertillon	LC	
<i>Amanita excelsa</i> var. <i>spissa</i> (Fr.) Neville & Poumarat	LC	
<i>Amanita franchetii</i> (Boudier) Fayod	LC	
<i>Amanita friabilis</i> (P. Karsten) Bas	NT	pr. B2a
<i>Amanita fulva</i> Fr.	LC	

<i>Amanita fulvoides</i> Neville & Poumarat	DD	
<i>Amanita junquillea</i> f. <i>gracilis</i> (E.-J. Gilbert) Veselý	DD	
<i>Amanita junquillea</i> Quélet	LC	
<i>Amanita lepiotooides</i> Barla	DD	
<i>Amanita lividopallescens</i> (Gillet) Bigeard & Guillemin	NT	pr. A2c
<i>Amanita lividopallescens</i> var. <i>tigrina</i> M. Bon	DD	
<i>Amanita magnivolvata</i> Aalto	VU	A2c
<i>Amanita mairei</i> Foley	DD	
<i>Amanita mairei</i> var. <i>argentea</i> (Huijsman) M. Bon & Contu	LC	
<i>Amanita malleata</i> (M. Bon) Contu	DD	
<i>Amanita muscaria</i> (L. : Fr.) Lamarck	LC	
<i>Amanita muscaria</i> f. <i>europaea</i> Neville & Poumarat	DD	
<i>Amanita muscaria</i> f. <i>flavivolvata</i> (Singer) Neville & Poumarat	LC	
<i>Amanita muscaria</i> var. <i>aureola</i> (Kalchbrenner) Quélet	DD	
<i>Amanita muscaria</i> var. <i>formosa</i> Pers.	DD	
<i>Amanita muscaria</i> var. <i>fuliginoverrucosa</i> Neville, Poumarat & B. Clément	VU	B2abiii
<i>Amanita ochraceomaculata</i> Neville, Poumarat & Fraiture	DD	
<i>Amanita ovoidea</i> (Bull. : Fr.) Link	CR	B2abiii
<i>Amanita pachyvoluta</i> (M. Bon) G.J. Kriegelsteiner	NT	pr. B2abiii
<i>Amanita pantherina</i> (de Candolle : Fr.) Krombholz	LC	
<i>Amanita pantherina</i> f. <i>abietum</i> (E.-J. Gilbert) Neville & Poumarat	LC	
<i>Amanita phalloides</i> (Fr. : Fr.) Link	LC	
<i>Amanita phalloides</i> var. <i>alba</i> Costantin & Dufour	LC	
<i>Amanita porphyria</i> Alb. & Schw. : Fr.	LC	
<i>Amanita praelongipes</i> Kärcher & Contu	DD	
<i>Amanita proxima</i> Dumée	DD	
<i>Amanita pseudoregalis</i> Pluvinae	CR	B2abiii
<i>Amanita rubescens</i> (Pers. : Fr.) Pers.	LC	
<i>Amanita rubescens</i> f. <i>annulosulfurea</i> (Gillet) E.-J. Gilbert	LC	
<i>Amanita spissa</i> var. <i>valida</i> (Fr.) E.-J. Gilbert	DD	
<i>Amanita strobiliformis</i> (Vittadini) Bertillon	LC	
<i>Amanita strobiliformis</i> subf. <i>pellita</i> (Bertillon) Neville & Poumarat	DD	
<i>Amanita submembranacea</i> (M. Bon) Gröger	LC	
<i>Amanita umbrinolutea</i> var. <i>fuscoolivacea</i> Contu	EN	B2abiii
<i>Amanita vaginata</i> (Bull. : Fr.) Vittadini	LC	
<i>Amanita vaginata</i> f. <i>alba</i> (Bull.) Veselý	LC	
<i>Amanita vaginata</i> f. <i>plumbea</i> Quélet	LC	
<i>Amanita verna</i> (Bull. : Fr.) Lamarck	VU	A2c
<i>Amanita virosa</i> Lamarck	LC	
<i>Amaurodon viride</i> (Alb. & Schw. : Fr.) J. Schröter	DD	
<i>Amicodisca virella</i> (P. Karst.) Huhtinen	DD	
<i>Amphinema byssoides</i> (Pers. : Fr.) J. Eriksson	LC	
<i>Ampulloclitocybe clavipes</i> (Pers. : Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	LC	
<i>Amylocorticium cebennense</i> (Bourdot) Pouzar	DD	
<i>Amylostereum areolatum</i> (Chaillet : Fr.) Boidin	LC	
<i>Amylostereum chailletii</i> (Pers. : Fr.) Boidin	LC	
<i>Amylostereum laevigatum</i> (Fr. : Fr.) Boidin	LC	
<i>Annulohyphoxylon multifforme</i> (Fr. : Fr.) Y.M. Ju, J.D. Rogers & H.M. Hsieh	LC	
<i>Anthina flammea</i> Fr.	DD	
<i>Anthracobia macrocystis</i> (Cooke) Boud.	LC	
<i>Anthracobia maurilabra</i> (Cooke) Boud.	LC	
<i>Anthracobia melaloma</i> (Alb. & Schwein. : Fr.) Boud.	LC	
<i>Anthracobia subatra</i> (Rehm) M.M. Moser	DD	
<i>Antrodia albida</i> (Fr. : Fr.) Donk	DD	
<i>Antrodia macra</i> (Sommerfelt) Niemelä	DD	
<i>Antrodia malicola</i> (Berk. & Curt.) Donk	NT	pr. A2c
<i>Antrodia ramentacea</i> (Berk. & Br.) Donk	DD	
<i>Antrodia serialis</i> (Fr. : Fr.) Donk	LC	
<i>Antrodia xantha</i> (Fr. : Fr.) Ryvarden	DD	

<i>Antrodiella faginea</i> Vampola & Pouzar	DD	
<i>Antrodiella semisupina</i> (Berk. & Curt.) Ryvardeen	DD	
<i>Antrodiella serpula</i> (P. Karsten) Spirin & Niemelä	DD	
<i>Aphelaria tuberosa</i> (Grev.) Corner	DD	
<i>Arachnopeziza aurata</i> Fuckel	NT	pr. A2c
<i>Arachnopeziza aurelia</i> (Pers.) Fuckel	NT	pr. A2c
<i>Armillaria borealis</i> Marxmüller & Korhonen	DD	
<i>Armillaria cepistipes</i> f. <i>pseudobulbosa</i> Romagnesi & Marxmüller	DD	
<i>Armillaria cepistipes</i> Velenovsky	LC	
<i>Armillaria ectypa</i> (Fr. : Fr.) Emel	CR	B2abiii
<i>Armillaria gallica</i> Marxmüller & Romagnesi	LC	
<i>Armillaria mellea</i> (Vahl : Fr.) Kummer	LC	
<i>Armillaria ostoyae</i> (Romagnesi) Herink	LC	
<i>Armillaria socialis</i> (de Candolle : Fr.) Herink	LC	
<i>Arpinia luteola</i> var. <i>pallidrosea</i> Benkert, Häffner & Hohmeyer	DD	
<i>Arrhenia acerosa</i> (Fr. : Fr.) Kühner	NT	pr. B2abiii
<i>Arrhenia epichysium</i> (Pers. : Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	DD	
<i>Arrhenia fayrei</i> (Watling) P.-A. Moreau & Courtecuisse	CR	B2abiii
<i>Arrhenia griseopallida</i> (Desmazières : Fr.) Watling	VU	B2abiii
<i>Arrhenia obscurata</i> (D.A. Reid) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	EN	B2abiii
<i>Arrhenia oniscus</i> (Fr. : Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	EN	B2abiii
<i>Arrhenia philonotis</i> (Lasch) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	VU	A2c
<i>Arrhenia retiruga</i> (Bull. : Fr.) Redhead	CR	B2abiii
<i>Arrhenia rickenii</i> (Hora) Watling	NT	pr. B2abiii
<i>Arrhenia rustica</i> (Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	RE?	
<i>Arrhenia spathulata</i> (Fr. : Fr.) Redhead	EN	A2c
<i>Arrhenia sphagnicola</i> (Berk.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	EN	B2abiii
<i>Arrhenia umbratilis</i> (Fr. : Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	DD	
<i>Arrhenia velutipes</i> (P.D. Orton) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	DD	
<i>Ascobolus carbonarius</i> P. Karst.	VU	B2abiii
<i>Ascobolus pusillus</i> Boud.	DD	
<i>Ascocorticium anomalum</i> (Ellis & Harkn.) J. Schröt.	DD	
<i>Ascocoryne cylichnium</i> (Tul.) Korf.	LC	
<i>Ascocoryne sarcoides</i> (Jacq. : Fr.) J.W. Groves & D.E. Wilson	LC	
<i>Ascocoryne turficola</i> (Boud.) Korf	CR	B2abiii
<i>Ascotremella faginea</i> (Peck) Seaver	VU	D2
<i>Ascozonus leveilleanus</i> Mussat	DD	
<i>Ascozonus woolhopensis</i> (Renny) Sacc.	DD	
<i>Asterophora lycoperdoides</i> Fr. : Fr.	LC	
<i>Asterophora parasitica</i> (Bull. : Fr.) Singer	LC	
<i>Astraeus hygrometricus</i> (Pers. : Pers.) Morgan	LC	
<i>Athelia alnicola</i> (Bourdot & Galzin) Jülich	DD	
<i>Athelia decipiens</i> (von Höhnelt & Litschauer) J. Eriksson	DD	
<i>Athelia epiphylla</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Athelia fibulata</i> M. P. Chistiansen	DD	
<i>Athelia neuhoffii</i> (Bresadola) Donk	DD	
<i>Athelia teutoburgensis</i> (Brinkmann) Jülich	DD	
<i>Athelopsis glaucina</i> (Bourdot & Galzin) Parmasto	DD	
<i>Athelopsis lacerata</i> (Litschauer) J. Eriksson & Ryvardeen	DD	
<i>Athelopsis subinconspicua</i> (Litschauer) Jülich	DD	
<i>Aureoboletus gentilis</i> (Quélet) Pouzar	LC	
<i>Auricularia auricula-judae</i> (Bull. : Fr.) Wettstein	LC	
<i>Auricularia mesenterica</i> (Dicks. : Fr.) Pers.	LC	
<i>Auriporia aurulenta</i> A. David, Tortic & Jelic	DD	
<i>Auriscalpium vulgare</i> S.F. Gray	LC	
<i>Baeospora myosura</i> (Fr. : Fr.) Singer	LC	
<i>Baeospora myriadophylla</i> (Peck) Singer	VU	B2abiii
<i>Bankera cinerea</i> (Bull. : Fr.) S. Rauschert	EN	B2abiii
<i>Bankera fuliginosalba</i> (J.C. Schmidt : Fr.) Pouzar	VU	D2

<i>Basidiodendron caesiocinereum</i> (von Höhnel & Litschauer) Luck-Allen	LC	
<i>Battarraea phalloides</i> (Dicks. : Pers.) Pers.	RE	
<i>Bertia moriformis</i> (Tode : Fr.) De Not.	LC	
<i>Biscogniauxia nummularia</i> (Bull. : Fr.) Kuntze	LC	
<i>Bisporella citrina</i> (Batsch. : Fr.) Korf & S.E. Carp.	LC	
<i>Bisporella pallescens</i> (Pers.) S.E. Carp. & Korf	DD	
<i>Bjerkandera adusta</i> (Willdenow : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Bjerkandera fumosa</i> (Pers. : Fr.) P. Karsten	NT	pr. B2abiii
<i>Boidinia furfuracea</i> (Bresadola) Stalpers & Hjortstam	DD	
<i>Bolbitius incarnatus</i> Hongo	DD	
<i>Bolbitius reticulatus</i> (Pers. : Fr.) Ricken	DD	
<i>Bolbitius titubans</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Bolbitius titubans</i> var. <i>vitellinus</i> (Pers. : Fr.) Courtecuisse	LC	
<i>Bolbitius variicolor</i> G.F. Atkinson	NT	pr. B2abiii
<i>Boletopsis leucomelaena</i> (Pers. : Fr.) Fayod	LC	
<i>Boletus aereus</i> Bull. : Fr.	NT	pr. A2c
<i>Boletus aestivalis</i> (Paulet) Fr.	LC	
<i>Boletus appendiculatus</i> J.C. Sch. : Fr.	LC	
<i>Boletus calopus</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Boletus depilatus</i> Redeuilh	LC	
<i>Boletus dupainii</i> Boudier	EN	B2abiii
<i>Boletus edulis</i> Bull. : Fr.	LC	
<i>Boletus edulis</i> var. <i>albus</i> (Pers.) E.-J. Gilbert	EN	B2abiii
<i>Boletus erythropus</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Boletus erythropus</i> var. <i>discoloroides</i> Lannoy & Estades [<i>ad int.</i>]	NT	pr. B2abiii
<i>Boletus erythropus</i> var. <i>junquilleus</i> (Quélet) M. Bon	LC	
<i>Boletus fechtneri</i> Velenovsky	LC	
<i>Boletus impolitus</i> Fr.	LC	
<i>Boletus legaliae</i> Pilát & Dermek	NT	pr. B2abiii
<i>Boletus luridus</i> f. <i>lupinus</i> E.-J. Gilbert	DD	
<i>Boletus luridus</i> J.C. Sch. : Fr.	LC	
<i>Boletus luridus</i> var. <i>lupiniformis</i> Blum	DD	
<i>Boletus luridus</i> var. <i>queletiformis</i> Blum	DD	
<i>Boletus pinophilus</i> f. <i>fuscoruber</i> (Forquignon) Estades & Lannoy	DD	
<i>Boletus pinophilus</i> Pilát & Dermek	VU	A2c
<i>Boletus pseudoregius</i> Estades	LC	
<i>Boletus pulverulentus</i> Opatowski	LC	
<i>Boletus queletii</i> Schulzer von Muggenburg	LC	
<i>Boletus queletii</i> var. <i>pseudoluridus</i> Blum	DD	
<i>Boletus queletii</i> var. <i>rubicundus</i> R. Maire	DD	
<i>Boletus radicans</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Boletus regius</i> Krombholz	LC	
<i>Boletus rhodopurpureus</i> f. <i>polypurpureus</i> Smotlacha	DD	
<i>Boletus rhodopurpureus</i> Smotlacha	EN	B2abiii
<i>Boletus rhodoxanthus</i> (Krombholz) Kallenbach	LC	
<i>Boletus rubrosanguineus</i> Cheype	LC	
<i>Boletus satanas</i> Lenz	NT	pr. A2c
<i>Boletus subappendiculatus</i> Dermek, Lazebnický & Veselský	LC	
<i>Boletus torosus</i> Fr.	VU	B2abiii
<i>Boletus xanthocyaneus</i> Romagnesi	DD	
<i>Bondarzewia mesenterica</i> (J.C. Sch.) Kreisel	LC	
<i>Botryobasidium aureum</i> Parmasto	DD	
<i>Botryobasidium botryosum</i> (Bresadola) J. Eriksson	DD	
<i>Botryobasidium candicans</i> J. Eriksson	DD	
<i>Botryobasidium subcoronatum</i> (von Höhnel & Litschauer) Donk	DD	
<i>Boudiera areolata</i> Cooke & W. Phillips	DD	
<i>Boudiera echinulata</i> (Seaver) Seaver	DD	
<i>Boudiera tracheia</i> (Rehm ex Gamundi) Dissing & T. Schumach.	DD	
<i>Bovista aestivalis</i> (Bonorden) Demoulin	EN	B2abiii

<i>Bovista nigrescens</i> Pers. : Pers.	EN	B2abiii
<i>Bovista paludosa</i> Lévillé	EN	B2abiii
<i>Bovista plumbea</i> Pers. : Pers.	LC	
<i>Brevicellicium olivascens</i> (Bresadola) K.-H. Larsson & Hjortstam	DD	
<i>Bryocentria metzgeriae</i> (Ade & Höhn.) Döbbele	DD	
<i>Buchwaldoboletus hemichrysus</i> (Berk. & Curt.) Pilát	RE?	
<i>Buchwaldoboletus lignicola</i> (Kallenbach) Pilát	CR	B2abiii
<i>Bulbillomyces farinosus</i> (Bresadola) Jülich	LC	
<i>Bulgaria inquinans</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Byssocorticium atrovirens</i> (Fr. : Fr.) Bondarzew & Singer	DD	
<i>Byssocorticium pulchrum</i> (Lundell) M.P. Christiansen	DD	
<i>Callistosporium elaeodes</i> M. Bon	DD	
<i>Callistosporium xanthophyllum</i> M. Bon	EN	B2abiii
<i>Calocera cornea</i> (Batsch : Fr.) Fr.	LC	
<i>Calocera expallens</i> Quélet	DD	
<i>Calocera furcata</i> (Fr. : Fr.) Fr.	DD	
<i>Calocera glossoides</i> (Pers. : Fr.) Fr.	DD	
<i>Calocera palmata</i> (Schum.) Fr.	DD	
<i>Calocera viscosa</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Calocybe gambosa</i> (Fr. : Fr.) Donk	NT	pr. A2c
<i>Calocybe gambosa</i> f. <i>graveolens</i> (Pers. : Fr.) Kalamees	DD	
<i>Calocybe gambosa</i> var. <i>flavida</i> (Fr.) Donk	DD	
<i>Calosecypha fulgens</i> (Pers.) Boud.	LC	
<i>Calvatia cyathiformis</i> (Bosc) Morgan	LC	
<i>Calvatia excipuliformis</i> (Scop. : Pers.) Perdeck	LC	
<i>Calvatia utriformis</i> (Bull. : Pers.) Jaap	VU	A2c
<i>Calycellina alniella</i> (Nyl.) Baral	RE?	
<i>Calyprella campanula</i> (Nees van Eesenbeck) W.B. Cooke	DD	
<i>Calyprella capula</i> (Holmskjöld) Quélet	DD	
<i>Calyprella griseopallida</i> (Weinmann) Parker-Rhodes	DD	
<i>Calyprella nivea</i> (P. Crouan & H. Crouan) Quélet	DD	
<i>Calyprella ochracea</i> Boudier	DD	
<i>Camarophyllopsis atropuncta</i> (Pers. : Fr.) Arnolds	EN	A2c
<i>Camarophyllopsis atrovelutina</i> (Romagnesi) D. Argaud	CR	B2abiii
<i>Camarophyllopsis foetens</i> (W. Phillips) Arnolds	CR	B2abiii
<i>Camarophyllopsis phaeophylla</i> (Romagnesi) Arnolds	CR	B2abiii
<i>Camarophyllopsis phaeoxantha</i> (Romagnesi) Arnolds	CR	B2abiii
<i>Camarophyllopsis schulzeri</i> (Bresadola) Herink	CR	B2abiii
<i>Camarops polysperma</i> (Mont.) J.H. Mill.	DD	
<i>Candelabrochaete septocystidiata</i> (Burt) H.H. Burdsall	DD	
<i>Cantharellopsis prescottii</i> (Weinmann) Kuyper	EN	B2abiii
<i>Cantharellula umbonata</i> (J.F. Gmel. : Fr.) Singer	LC	
<i>Cantharellus amethysteus</i> (Quélet) Saccardo	NT	pr. A2c
<i>Cantharellus cibarius</i> Fr. : Fr.	NT	pr. A2c
<i>Cantharellus cibarius</i> var. <i>albidus</i> R. Maire	DD	
<i>Cantharellus cibarius</i> var. <i>bicolor</i> R. Maire	DD	
<i>Cantharellus cibarius</i> var. <i>flavipes</i> (Heim) Eyssartier & Buyck	DD	
<i>Cantharellus cibarius</i> var. <i>squamulosus</i> (Blytt) Eyssartier & Buyck	DD	
<i>Cantharellus ferruginascens</i> P.D. Orton	DD	
<i>Cantharellus friesii</i> Quélet	NT	pr. A2c
<i>Cantharellus henrici</i> Eyssartier & Buyck	DD	
<i>Cantharellus neglectus</i> (Souché) Eyssartier & Buyck	NT	pr. B2abiii
<i>Cantharellus parviluteus</i> Sasia, Pérez-de-Gregorio & Eyssartier	DD	
<i>Cantharellus pseudominimus</i> Eyssartier & Buyck	EN	B2abiii
<i>Cantharellus romagnesianus</i> Eyssartier & Buyck,	LC	
<i>Cantharellus subpruinosis</i> Eyssartier & Buyck	LC	
<i>Capitotricha bicolor</i> (Bull. : Fr.) Baral	LC	
<i>Catathelasma imperiale</i> (Quélet) Singer	LC	
<i>Catinella olivacea</i> (Batsch) Boud.	DD	

<i>Cellypha goldbachii</i> (Weinmann) Donk	DD	
<i>Cenangium ferruginosum</i> Fr.	DD	
<i>Ceraceomyces crispatus</i> (O.F. Müll. : Fr.) S. Rauschert	DD	
<i>Ceraceomyces sublaevis</i> (Bresadola) Jülich	DD	
<i>Ceriporia excelsa</i> (Lundell) Parmasto	DD	
<i>Ceriporia purpurea</i> (Fr. : Fr.) Donk	DD	
<i>Ceriporia reticulata</i> (Hoffm. : Fr.) Domanski	DD	
<i>Ceriporia tarda</i> (Berk.) Ginns	DD	
<i>Ceriporia viridans</i> (Berk. & Br.) Donk	DD	
<i>Ceriporiopsis aneirina</i> (Sommerfelt : Fr.) Domanski	DD	
<i>Ceriporiopsis gilvescens</i> (Bresadola) Domanski	DD	
<i>Ceriporiopsis mucida</i> (Pers. : Fr.) Gilbertson & Ryvarden	DD	
<i>Cerocorticium confluens</i> (Fr. : Fr.) Jülich & Stalpers	LC	
<i>Cerocorticium molare</i> (Chaillat : Fr.) Jülich & Stalpers	LC	
<i>Cerrena unicolor</i> (Bull. : Fr.) Murrill	LC	
<i>Chalciporus amarellus</i> (Quélet) Bataille	LC	
<i>Chalciporus piperatus</i> (Bull. : Fr.) Bataille	LC	
<i>Chamaemyces fracidus</i> (Fr.) Donk	NT	pr. B2abiii
<i>Chamonixia caespitosa</i> Rolland	EN	B2abiii
<i>Cheilymenia crucipila</i> (Cooke & W. Phillips) Le Gal	LC	
<i>Cheilymenia fimicola</i> (De Not. & Bagl.) Dennis	DD	
<i>Cheilymenia granulata</i> (Bull. : Fr.) J. Moravec	LC	
<i>Cheilymenia rubra</i> (Roum.) Boud.	DD	
<i>Cheilymenia theleboloides</i> (Alb. & Schwein.) Boud.	DD	
<i>Cheimonophyllum candidissimum</i> (Saccardo) Singer	NT	pr. B2abiii
<i>Chlorenchocoria versiformis</i> (Pers.) J.R. Dixon	DD	
<i>Chlorociboria aeruginascens</i> (Nyl.) C.S. Ramamurthi, Korf & L.R. Batra	LC	
<i>Chlorophyllum brunneum</i> (Farlow & Burt) Vellinga	LC	
<i>Chlorophyllum rhacodes</i> (Vittadini) Vellinga	LC	
<i>Choiromyces maeandriiformis</i> Vittad.	LC	
<i>Chondrostereum purpureum</i> (Pers. : Fr.) Pouzar	LC	
<i>Chromocyphella galeata</i> (Schumach.) W.B. Cooke	DD	
<i>Chroogomphus helveticus</i> (Singer) Moser	DD	
<i>Chroogomphus rutilus</i> (J.C. Sch. : Fr.) O.K. Miller	LC	
<i>Chroogomphus rutilus</i> var. <i>tatrensis</i> (Pilát) M. Bon & Courtecuisse	DD	
<i>Chrysomphalina chrysophylla</i> (Fr. : Fr.) Cléménçon	EN	B2abiii
<i>Chrysomphalina grossula</i> (Pers.) Norvell, Redhead & Ammirati	LC	
<i>Chrysomphalina strombodes</i> (Berk. & Montagne) Cléménçon	LC	
<i>Chrysomyxa pirolata</i> Winter	DD	
<i>Ciboria batschiana</i> (Zopf) N.F. Buchw.	LC	
<i>Ciboria rufofusca</i> (Weberb.) Sacc.	LC	
<i>Ciboria viridifusca</i> (Fuckel) Höhn.	DD	
<i>Ciborinia pseudobifrons</i> Whetzel ex J.W. Groves & Bowerman	DD	
<i>Claussenomyces prasinulus</i> (P. Karst.) Korf & Abawi	DD	
<i>Clavaria acuta</i> Sow. : Fr.	LC	
<i>Clavaria argillacea</i> Pers. : Fr.	RE	
<i>Clavaria argillacea</i> var. <i>sphagnicola</i> (Boudier) Corner	CR	B2abiii
<i>Clavaria asterospora</i> Patouillard	EN	B2abiii
<i>Clavaria fragilis</i> Holmskjöld : Fr.	VU	A2c
<i>Clavaria fumosa</i> Pers. : Fr.	VU	A2c
<i>Clavaria greletii</i> Boudier	CR	B2abiii
<i>Clavaria incarnata</i> Weinmann	CR	B2abiii
<i>Clavaria rufescens</i> J.C. Sch.	VU	A2c
<i>Clavaria straminea</i> Cotton	VU	A2c
<i>Clavaria tenacella</i> Pers. : Fr.	RE	
<i>Clavaria zollingeri</i> Lévillé	EN	B2abiii
<i>Clavariadelphus pistillaris</i> (L. : Fr.) Donk	LC	
<i>Clavariadelphus truncatus</i> (Quélet) Donk	LC	
<i>Claviceps microcephala</i> (Wallr.) Tul.	LC	

<i>Clavicornia pyxidata</i> (Pers. : Fr.) Doty	LC	
<i>Clavulicium vinososcabens</i> (Burt) Pouzar	EN	B2abiii
<i>Clavulina cinerea</i> (Bull. : Fr.) J. Schröter	LC	
<i>Clavulina cinerea</i> f. <i>subcristata</i> (Bourdote Galzin) M. Bon & Courtecuisse	DD	
<i>Clavulina cinerea</i> f. <i>sublilascens</i> (Bourdote & Galzin) M. Bon & Courtecuisse	DD	
<i>Clavulina coralloides</i> (L. : Fr.) J. Schröter	LC	
<i>Clavulina cristata</i> var. <i>subcinerea</i> (Donk)	DD	
<i>Clavulina rugosa</i> (Bull. : Fr.) J. Schröter	LC	
<i>Clavulinopsis corniculata</i> (J.C. Sch. : Fr.) Corner	LC	
<i>Clavulinopsis fusiformis</i> (Sow. : Fr.) Corner	NT	pr. B2abiii
<i>Clavulinopsis helvola</i> (Pers. : Fr.) Corner	NT	pr. A2c
<i>Clavulinopsis helvola</i> var. <i>geoglossoides</i> (Boudier & Patouillard) Corner	RE?	
<i>Clavulinopsis laeticolor</i> (Berk. & Br.) R.H. Petersen	EN	B2abiii
<i>Clavulinopsis subtilis</i> (Pers. : Fr.) Corner	NT	pr. A2c
<i>Clavulinopsis umbrinella</i> (Saccardo) Corner	EN	A2c
<i>Climacocystis borealis</i> (Fr. : Fr.) Kotlaba & Pouzar	LC	
<i>Clitocybe agrestis</i> Harmaja	LC	
<i>Clitocybe alexandri</i> (Gillet) Gillet	LC	
<i>Clitocybe angustissima</i> (Lasch : Fr.) Kummer	NT	pr. B2abiii
<i>Clitocybe anisata</i> Velenovsky	DD	
<i>Clitocybe brumalis</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe calcarea</i> Velenovsky	CR	B2abiii
<i>Clitocybe candicans</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe catinus</i> (Fr.) Quélet	EN	B2abiii
<i>Clitocybe cerussata</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe collina</i> (Velenovsky) Klán	VU	B2abiii
<i>Clitocybe costata</i> Kühner & Romagnesi	LC	
<i>Clitocybe dealbata</i> (Sow. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe dealbata</i> var. <i>augeana</i> (Montagne) Raithelhuber	EN	B2abiii
<i>Clitocybe dealbata</i> var. <i>minor</i> (Cooke) Rea	DD	
<i>Clitocybe decembris</i> Singer	LC	
<i>Clitocybe diatreta</i> (Fr. : Fr.) Kummer	VU	B2abiii
<i>Clitocybe ditopa</i> (Fr. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Clitocybe ericetorum</i> Quélet	RE?	
<i>Clitocybe foetens</i> Melot	VU	D2
<i>Clitocybe font-queri</i> Heim	EN	B2abiii
<i>Clitocybe fragrans</i> (Sow. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe fuligineipes</i> (Lasch) Gillet	LC	
<i>Clitocybe geotropa</i> (Bull. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Clitocybe gibba</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe glareosa</i> Röhlén & Monthoux	CR	B2abiii
<i>Clitocybe graminicola</i> M. Bon	LC	
<i>Clitocybe gyrans</i> (Fr.) Fr.	CR	B2abiii
<i>Clitocybe herbarum</i> Romagnesi	CR	B2abiii
<i>Clitocybe houghtonii</i> (W. Phillips) Dennis	DD	
<i>Clitocybe inflatipes</i> Moser	DD	
<i>Clitocybe inornata</i> (Sow. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Clitocybe langei</i> Hora	NT	pr. B2abiii
<i>Clitocybe lituus</i> (Fr.) Métrod	EN	B2abiii
<i>Clitocybe maxima</i> (Gaertner, B. Meyer & Scherbius : Fr.) Kummer	VU	A2c
<i>Clitocybe meridionalis</i> (M. Bon) P. Roux	DD	
<i>Clitocybe metachroa</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe mortuosa</i> (Fr.) Saccardo	DD	
<i>Clitocybe nitriolens</i> J. Favre	NT	pr. B2abiii
<i>Clitocybe nitrophila</i> M. Bon	EN	B2abiii
<i>Clitocybe obsoleta</i> (Batsch : Fr.) Quélet	LC	
<i>Clitocybe odora</i> (Bull. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe odora</i> f. <i>alba</i> J.E. Lange	DD	
<i>Clitocybe paludosa</i> Raithelhuber	DD	

<i>Clitocybe paropsis</i> (Fr.) Saccardo	EN	B2abiii
<i>Clitocybe pausiaca</i> (Fr.) Gillet	EN	B2abiii
<i>Clitocybe phaeophthalma</i> (Pers.) Kuyper	LC	
<i>Clitocybe phaeophthalma</i> var. <i>gibboides</i> (Raithelhuber) M. Bon	DD	
<i>Clitocybe phyllophila</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe phyllophila</i> var. <i>ornamentalis</i> (Velenovsky) Raithelhuber	LC	
<i>Clitocybe pruinosa</i> (Lasch) Kummer	EN	B2abiii
<i>Clitocybe puberula</i> Kuyper	RE?	
<i>Clitocybe rivulosa</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe rufoalutacea</i> M. Bon	DD	
<i>Clitocybe senilis</i> (Fr.) Gillet	DD	
<i>Clitocybe sinopica</i> (Fr. : Fr.) Kummer	VU	A2c
<i>Clitocybe squamulosa</i> (Pers. : Fr.) Kummer	NT	pr. B2abiii
<i>Clitocybe squamulosoides</i> P.D. Orton	DD	
<i>Clitocybe suaveolens</i> (Schum. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitocybe subsinopica</i> Harmaja	DD	
<i>Clitocybe tenuissima</i> Romagnesi	DD	
<i>Clitocybe trulliformis</i> (Fr. : Fr.) Quélet	DD	
<i>Clitocybe umbilicata</i> Kummer	LC	
<i>Clitocybe vibecina</i> (Fr. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Clitocybe wielandii</i> Raithelh.	DD	
<i>Clitocybula lacerata</i> (Scop.) Singer	LC	
<i>Clitocybula lacerata</i> var. <i>odorata</i> M. Bon	DD	
<i>Clitopilus cretatus</i> (Berk. & Br.) Quélet	DD	
<i>Clitopilus hobsonii</i> (Berk.) P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Clitopilus omphaliformis</i> Josserand	DD	
<i>Clitopilus pinsitus</i> (Fr. : Fr.) Josserand	LC	
<i>Clitopilus prunulus</i> (Scop. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Clitopilus scyphoides</i> (Fr. : Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Coleosporium tussilaginis</i> (Pers.) Berk.	DD	
<i>Collybia aquosa</i> (Bull. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Collybia brassicolens</i> (Romagnesi) M. Bon	LC	
<i>Collybia butyracea</i> (Bull. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Collybia butyracea</i> f. <i>asema</i> (Fr. : Fr.) Singer	LC	
<i>Collybia cirrhata</i> (Pers.) Quélet	LC	
<i>Collybia confluens</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Collybia cookei</i> (Bresadola) J.D. Arnold	LC	
<i>Collybia dryophila</i> (Bull. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Collybia erythropus</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Collybia extuberans</i> (Fr.) Quélet	NT	pr. B2abiii
<i>Collybia filamentosa</i> Velenovsky	EN	B2abiii
<i>Collybia fuscopurpurea</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Collybia fusipes</i> (Bull. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Collybia hariolorum</i> (Bull. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Collybia huijsmanii</i> (Antonín & Noordeloos) M. Bon	DD	
<i>Collybia hybrida</i> (Kühner & Romagnesi) Svrcek & Kubicka	VU	D2
<i>Collybia impudica</i> (Fr.) Singer	EN	A2c
<i>Collybia luteifolia</i> Gillet	LC	
<i>Collybia luxurians</i> Peck	DD	
<i>Collybia maculata</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Collybia ocior</i> (Pers.) Vilgalys & O.K. Miller	LC	
<i>Collybia oreadoides</i> (Passerini) P.D. Orton	NT	pr. B2abiii
<i>Collybia peronata</i> (Bolt. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Collybia proluxa</i> (Hornemann : Fr.) Gillet	DD	
<i>Collybia proluxa</i> var. <i>distorta</i> (Fr.) P. Roux	LC	
<i>Collybia tuberosa</i> (Bull. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Collybia verna</i> Ryman	DD	
<i>Colpoma quercina</i> (Pers.) Wallr.	LC	
<i>Coltricia cinnamomea</i> (Jacq.) Murrill	DD	

<i>Coltricia montagnei</i> (Fr.) Murrill	RE?	
<i>Coltricia perennis</i> (L. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Columnocystis abietina</i> (Pers.) Pouzar	LC	
<i>Coniophora arida</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	DD	
<i>Coniophora puteana</i> (Schum. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Conocybe ambigua</i> Kühner & Watling	DD	
<i>Conocybe anthracophila</i> (R. Maire & Kühner) Kühner & Watling	DD	
<i>Conocybe antipus</i> (Lasch : Fr.) Fayod	RE?	
<i>Conocybe apala</i> (Fr. : Fr.) Arnolds	LC	
<i>Conocybe crispa</i> (Longyear) Singer [<i>inval.</i>]	DD	
<i>Conocybe echinata</i> (Velenovsky) Singer	NT	pr. A2c
<i>Conocybe elegans</i> Watling	DD	
<i>Conocybe fuscimarginata</i> (Murrill) Singer	DD	
<i>Conocybe inocybeoides</i> Watling	DD	
<i>Conocybe intrusa</i> (Peck) Singer	DD	
<i>Conocybe leucopus</i> Kühner & Watling	DD	
<i>Conocybe moseri</i> Watling	DD	
<i>Conocybe pilosella</i> (Pers. : Fr.) Kühner	DD	
<i>Conocybe pubescens</i> (Gillet) Kühner	DD	
<i>Conocybe pulchella</i> (Velenovsky) Hausknecht & Svrcek	DD	
<i>Conocybe rickeniana</i> P.D. Orton	LC	
<i>Conocybe rickenii</i> (J. Schäffer) Kühner	LC	
<i>Conocybe rubiginosa</i> Watling	DD	
<i>Conocybe semiglobata</i> Singer	DD	
<i>Conocybe siennophylla</i> (Berk. & Br.) Singer	DD	
<i>Conocybe subovalis</i> Kühner & Watling	LC	
<i>Conocybe tenera</i> (J.C. Sch. : Fr.) Fayod	LC	
<i>Conocybe velutipes</i> (Velenovsky) Hausknecht & Svrcek	DD	
<i>Coprinus acuminatus</i> (Romagnesi) P.D. Orton	DD	
<i>Coprinus angulatus</i> Peck	DD	
<i>Coprinus atramentarius</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Coprinus auricomus</i> Patouillard	LC	
<i>Coprinus bisporus</i> J.E. Lange	DD	
<i>Coprinus cinereofloccosus</i> P.D. Orton	LC	
<i>Coprinus cinereus</i> (J.C. Sch. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Coprinus comatus</i> (O.F. Müller : Fr.)	LC	
<i>Coprinus congregatus</i> (Bull.) Fr.	DD	
<i>Coprinus cortinatus</i> J.E. Lange	DD	
<i>Coprinus disseminatus</i> (Pers. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Coprinus domesticus</i> (Bolt. : Fr.) S.F. Gray	DD	
<i>Coprinus echinosporus</i> Buller	DD	
<i>Coprinus ephemeroideus</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Coprinus ephemerus</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Coprinus flocculosus</i> (de Candolle : Fr.) Fr.	DD	
<i>Coprinus gonophyllus</i> Quélet	LC	
<i>Coprinus hemerobius</i> (Bolt.) Fr.	LC	
<i>Coprinus heterothrix</i> Kühner & Romagnesi	DD	
<i>Coprinus hiascens</i> (Fr. : Fr.) J.E. Lange	DD	
<i>Coprinus laanii</i> Kits van Waveren	DD	
<i>Coprinus lagopus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Coprinus leiocephalus</i> P.D. Orton	DD	
<i>Coprinus macrocephalus</i> (Berk.) Berk.	LC	
<i>Coprinus marculentus</i> Britzelmayr	DD	
<i>Coprinus martinii</i> P.D. Orton	DD	
<i>Coprinus micaceus</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Coprinus narcoticus</i> (Batsch : Fr.) Fr.	DD	
<i>Coprinus niveus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	DD	
<i>Coprinus pachyspermus</i> P.D. Orton	DD	
<i>Coprinus patouillardii</i> Quélet	DD	

<i>Coprinus phlyctidosporus</i> Romagnesi	LC	
<i>Coprinus picaceus</i> (Bull. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Coprinus plicatilis</i> (Curt. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Coprinus pseudoniveus</i> Bender & Uljé	DD	
<i>Coprinus pseudoniveus</i> var. <i>tenuicystidiatus</i> Chalange	DD	
<i>Coprinus radians</i> (Desmazières : Fr.) Fr.	LC	
<i>Coprinus radiatus</i> (Bolt. : Fr.) S.F. Gray	DD	
<i>Coprinus rapidus</i> Fr.	DD	
<i>Coprinus romagnesianus</i> Singer	DD	
<i>Coprinus saccharinus</i> Romagnesi	DD	
<i>Coprinus semitalis</i> P.D. Orton	DD	
<i>Coprinus silvaticus</i> Peck	DD	
<i>Coprinus spelaiophilus</i> Bas & Uljé	DD	
<i>Coprinus stercoreus</i> Fr.	LC	
<i>Coprinus sterquilinus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	DD	
<i>Coprinus trisporus</i> Kemp & Watling	DD	
<i>Coprinus truncorum</i> (J.C. Sch.) Fr.	LC	
<i>Coprinus urticicola</i> (Berk. & Br.) Buller	DD	
<i>Coprinus velaris</i> Fr.	LC	
<i>Coprinus verrucispermus</i> Jossierand & Enderle	DD	
<i>Coprinus xanthothrix</i> Romagnesi	DD	
<i>Cordyceps militaris</i> (L. : Fr.) Link	LC	
<i>Corticium roseum</i> Pers. : Fr.	DD	
<i>Cortinarius acutostriatulus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius acutovelatus</i> R. Henry	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius acutus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius agathosmus</i> Brandrud, Lindström & Melot	NT	pr. B2abii
<i>Cortinarius albomaculans</i> R. Henry [<i>ad int.</i>]	DD	
<i>Cortinarius alborufescens</i> Imler	DD	
<i>Cortinarius alboviolaceus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius aleuriosmus</i> R. Maire	DD	
<i>Cortinarius allutus</i> Fr.	NT	pr. B2a
<i>Cortinarius alnetorum</i> (Velenovsky) Moser	LC	
<i>Cortinarius alnobetulae</i> Kühner	DD	
<i>Cortinarius alutaceofulvus</i> Britzelmayr	DD	
<i>Cortinarius amigochrous</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Cortinarius amoenolens</i> P.D. Orton	LC	
<i>Cortinarius angelesianus</i> A.H. Smith	EN	B2abiii
<i>Cortinarius anomalochrascens</i> Chevassut & R. Henry	DD	
<i>Cortinarius anomalus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius anthracinus</i> (Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius aprinus</i> Melot	NT	pr. A2c
<i>Cortinarius arcuatorum</i> R. Henry	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius arenatus</i> (Pers.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius argentatus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius argenteolilacinus</i> Moser	LC	
<i>Cortinarius argenteopileatus</i> Nezdoininogo	EN	B2abiii
<i>Cortinarius argilopallidus</i> J. Schäffer	DD	
<i>Cortinarius argutus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius argutus</i> var. <i>fraudulosus</i> (Britzelmayr) Melot	DD	
<i>Cortinarius armeniicus</i> (J.C. Sch. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius armillatus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius arquatus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius arvinaceus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius atrocaeruleus</i> Kuhnert-Finkernagel & Peintner	DD	
<i>Cortinarius atrovirens</i> Kalchbrenner	LC	
<i>Cortinarius aurantiobasalis</i> Bidaud	EN	B2abiii
<i>Cortinarius aurantiotinctus</i> Bidaud	DD	
<i>Cortinarius aureopulverulentus</i> Moser	EN	B2abiii

<i>Cortinarius avellaneocaeruleus</i> (Moser) Moser	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius azureovelatus</i> P.D. Orton	LC	
<i>Cortinarius azureovelatus</i> var. <i>subcaligatus</i> Bidaud, P. Moënne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius azureus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius balaustinus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius balteatoalbus</i> R. Henry	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius balteatocumatilis</i> P.D. Orton	LC	
<i>Cortinarius balteatocumatilis</i> var. <i>laetus</i> Quadraccia	DD	
<i>Cortinarius balteatus</i> (Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius barbarorum</i> Bidaud, P. Moënne-Loccoz & Reumaux	LC	
<i>Cortinarius barbatus</i> (Batsch : Fr.) Melot	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius basililaceus</i> P.D. Orton	DD	
<i>Cortinarius bataillei</i> (Moser) Høiland	VU	A2c
<i>Cortinarius betuletorum</i> M. Bon	LC	
<i>Cortinarius betulinus</i> J. Favre	LC	
<i>Cortinarius bibulus</i> Quélet	VU	B2abiii
<i>Cortinarius bivelooides</i> R. Henry	RE?	
<i>Cortinarius bivelus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius bolaris</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius bonamei</i> R. Henry	VU	B2abiii
<i>Cortinarius boudieri</i> R. Henry	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius boudieri</i> var. <i>pseudoarcuratus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius bovinus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius brunneofulvus</i> Fr.	VU	D2
<i>Cortinarius brunneus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius bulbosus</i> (Sow. : Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius bulliardii</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius caerulescens</i> (J.C. Sch.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius caerulescens</i> var. <i>pallidipes</i> Moënne-Loccoz	DD	
<i>Cortinarius caerulescentium</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius caerulipes</i> (A.H. Smith) Bidaud, P. Moënne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius caesiocanescens</i> Moser	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius caesiocinctus</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Cortinarius caesiocortinatus</i> J. Schäffer	LC	
<i>Cortinarius caesiocyaneus</i> Britzelmayr	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius caesiogriseus</i> J. Schäffer	VU	D2
<i>Cortinarius caesiolatens</i> Bidaud & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius caesiostramineus</i> R. Henry	NT	pr. A2c
<i>Cortinarius cagei</i> Melot	LC	
<i>Cortinarius callisteus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius calochrous</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius calochrous</i> var. <i>barbaricus</i> Brandrud	VU	D2
<i>Cortinarius calochrous</i> var. <i>caroli</i> (Velenovsky) Nezdöminigo	LC	
<i>Cortinarius camphoratus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius camptoros</i> Brandrud & Melot	EN	B2abiii
<i>Cortinarius candelaris</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius caninoides</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius caninus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius caninus</i> var. <i>inflatus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius caninus</i> var. <i>saugetii</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius caperatus</i> (Pers.) Fr	LC	
<i>Cortinarius casimiri</i> (Velenovsky) Huijsman	LC	
<i>Cortinarius castaneus</i> (Bull. : Fr.) Fr.	DD	
<i>Cortinarius catharinae</i> Consiglio	EN	B2abiii
<i>Cortinarius causticus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius cephalixolargus</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius cephalixus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius cinnabarinus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius cinnamomeofulvus</i> R. Henry	NT	pr. B2abiii

<i>Cortinarius cinnamomeoluteus</i> P.D. Orton	LC	
<i>Cortinarius cinnamomeoluteus</i> var. <i>porphyreovelatus</i> (Moser) Garnier	DD	
<i>Cortinarius cinnamomeus</i> (L. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Cortinarius cinnamoviolaceus</i> Moser	EN	B2abiii
<i>Cortinarius citrinofulvescens</i> Moser	EN	B2abiii
<i>Cortinarius citrinolilacinus</i> (Moser) Moser	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius citrinus</i> P.D. Orton	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius claricolor</i> (Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius claricolor</i> var. <i>immissus</i> (Schlapfer) Nezdöminogo	DD	
<i>Cortinarius claricolor</i> var. <i>subturalis</i> M. Bon & Gaugué	DD	
<i>Cortinarius claricolor</i> var. <i>turalis</i> (Fr.) Quélet	LC	
<i>Cortinarius claroflavus</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius coalescens</i> Kärcher & Seibt	DD	
<i>Cortinarius collinitus</i> (Sow. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Cortinarius colus</i> Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius compar</i> (Weinmann) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius concinnus</i> P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Cortinarius conicus</i> (Velenovsky) R. Henry	VU	D2
<i>Cortinarius coniferarum</i> (Moser) P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	LC	
<i>Cortinarius contractus</i> R. Henry [<i>inval.</i>]	DD	
<i>Cortinarius corrosus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius cotoneus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius cotoneus</i> var. <i>mellinus</i> (Britzelmayr) Garnier	DD	
<i>Cortinarius crassifolius</i> (Velenovsky) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Cortinarius croceoceruleus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius croceoconus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius croceus</i> (J.C. Sch. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Cortinarius cruentus</i> Bidaud & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius cumatilis</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius cumatilis</i> var. <i>caesioalbidus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius cumatilis</i> var. <i>robustus</i> (Moser) Quadraccia	DD	
<i>Cortinarius cyaneus</i> (Bresadola) Moser	LC	
<i>Cortinarius cyanites</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius cyanobasalis</i> var. <i>sabaudiae</i> Moëgne-Loccoz	DD	
<i>Cortinarius cyanopus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius cypriacus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius dalecarlicus</i> Brandrud	DD	
<i>Cortinarius damascenus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius danilii</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius daulnoyae</i> (Quélet) Lucand	RE?	
<i>Cortinarius deceptivus</i> Kauffmann	DD	
<i>Cortinarius decipiens</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius decipiens</i> f. <i>saliceticola</i> Reumaux & Carteret	DD	
<i>Cortinarius decipientoides</i> P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius decolorans</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius delaportei</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius delibutus</i> f. <i>suratoides</i> P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius delibutus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius delibutus</i> var. <i>naevosus</i> (Fr.) P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius depallens</i> (Moser) Bidaud, P. Moëgne-Loccoz, Reumaux	DD	
<i>Cortinarius depauperatus</i> (J.E. Lange) Bellivier	DD	
<i>Cortinarius depressus</i> (Weinmann) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius diabolicoides</i> P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	LC	
<i>Cortinarius diabolicus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius diasemospermus</i> Lamoure	EN	B2abiii
<i>Cortinarius dibaphus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius dibaphus</i> var. <i>bresadolae</i> (Moser) Quadraccia	DD	
<i>Cortinarius dilutus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	DD	
<i>Cortinarius dionysae</i> f. <i>olivaceus</i> R. Henry ex R. Henry	DD	

<i>Cortinarius dionysae</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius diosmus</i> Kühner	LC	
<i>Cortinarius disjungundus</i> P. Karsten	DD	
<i>Cortinarius duracinobtus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius duracinus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius ectypus</i> J. Favre	DD	
<i>Cortinarius elatior</i> f. <i>griseolividus</i> Reumaux	DD	
<i>Cortinarius elegantior</i> (Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius elegantissimus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius elotus</i> Fr.	DD	
<i>Cortinarius emollitus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius emunctus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius epipoleus</i> Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius epsomiensis</i> P.D. Orton	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius erythrinus</i> (Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius eucaerulescens</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius eufulmineus</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius eumorphus</i> (Pers.) Kummer	EN	B2abiii
<i>Cortinarius europaeus</i> (Moser) Bidaud, P. Moëgne-Loccoz, Reumaux	CR	B2abiii
<i>Cortinarius eustriatulus</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius evernius</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius evosmus</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius extricabilis</i> Britzelmayr	EN	B2abiii
<i>Cortinarius fagetorum</i> Moser	LC	
<i>Cortinarius fasciatus</i> (Scop.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius fervidus</i> P.D. Orton	DD	
<i>Cortinarius firmus</i> Fr.	VU	D2
<i>Cortinarius flavovirens</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius flexipes</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius flexipes</i> var. <i>flabellus</i> (Fr. : Fr.) Brandrud & Melot	DD	
<i>Cortinarius flos-paludis</i> Melot	DD	
<i>Cortinarius foetens</i> (Moser) Moser	EN	B2abiii
<i>Cortinarius fragrantior</i> Gaugué	DD	
<i>Cortinarius fulgens</i> Fr.	VU	B2abiii
<i>Cortinarius fulmineus</i> (Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius fulminoides</i> (Moser) Moser	EN	B2abiii
<i>Cortinarius fulvaureus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius fulvescens</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius fulvoincarnatus</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius fulvoisabellinus</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius fulvoochrascens</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius fulvoochrascens</i> var. <i>cyanophyllus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius fulvoochrascens</i> var. <i>umbrinus</i> (Moser) Quadraccia	DD	
<i>Cortinarius fuscoperonatus</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Cortinarius fusipes</i> (P. Karsten) Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius galeobdolon</i> Melot	LC	
<i>Cortinarius gentilis</i> (Fr. : Fr.) Fr.	NT	pr. A2c
<i>Cortinarius giacomoi</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	LC	
<i>Cortinarius glandicolor</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius glaucopus</i> (J.C. Sch. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius glaucopus</i> var. <i>acyaneus</i> (Moser) Quadraccia	DD	
<i>Cortinarius glaucopus</i> var. <i>olivaceus</i> (Moser) Quadraccia	DD	
<i>Cortinarius globosporus</i> (Chevassut & R. Henry) Garnier	DD	
<i>Cortinarius gracilior</i> J. Schäffer	DD	
<i>Cortinarius griseascens</i> (R. Henry) Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	EN	B2abiii
<i>Cortinarius guttatus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius haasii</i> (Moser) Moser	LC	
<i>Cortinarius haematochelis</i> (Bull.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius helobius</i> Romagnesi	LC	

<i>Cortinarius helvelloides</i> (Fr. : Fr.) Fr.	VU	B2abiii
<i>Cortinarius helvolus</i> (Bull.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius hemitrichus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius herbarum</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius herpeticus</i> Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius hillieri</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius hinnuleus</i> (Sow.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius hinnuleus</i> var. <i>luteolus</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius hinnuleus</i> var. <i>radicatus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius hinnuloides</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius hoffmannii</i> (Reumaux) Reumaux	DD	
<i>Cortinarius holophaeus</i> J.E. Lange	RE?	
<i>Cortinarius humicola</i> (Quélet) R. Maire	LC	
<i>Cortinarius hygrophilus</i> Bidaud, Fillion & R. Moëgne-Loccoz	DD	
<i>Cortinarius hysginicolor</i> Bidaud	EN	B2abiii
<i>Cortinarius illibatus</i> Fr.	DD	
<i>Cortinarius illuminus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius imbricatoides</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius impennis</i> var. <i>lucorum</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius infractus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius infractus</i> var. <i>obscurocyaneus</i> (J. Schröter) Garnier	LC	
<i>Cortinarius infractus</i> var. <i>olivellus</i> (Moser) Nespiak	DD	
<i>Cortinarius inocyboides</i> (Velenovsky) Garnier	EN	B2abiii
<i>Cortinarius intentus</i> Fr.	NT	pr. B2a
<i>Cortinarius intermedius</i> R. Henry [<i>illeg.</i>]	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius inurbanus</i> (Britzelmayr) Saccardo	EN	B2abiii
<i>Cortinarius ionochlorus</i> R. Maire	EN	B2abiii
<i>Cortinarius irregularis</i> (Bolt. : Fr.) Fr.	DD	
<i>Cortinarius isabellinus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius joguetii</i> Melot	EN	A2c
<i>Cortinarius jubarinus</i> Fr.	DD	
<i>Cortinarius juranus</i> (R. Henry) R. Henry	LC	
<i>Cortinarius langei</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius laniger</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius lanigeroides</i> P.D. Orton	DD	
<i>Cortinarius largodelibutus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius largus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius latobalteatus</i> (Moser) Moser	EN	B2abiii
<i>Cortinarius lebretonii</i> Quélet	LC	
<i>Cortinarius lepidopus</i> Cooke	EN	B2abiii
<i>Cortinarius lepidus</i> P. Moëgne-Loccoz	DD	
<i>Cortinarius lignicola</i> Bidaud	DD	
<i>Cortinarius lilacinicolor</i> Reumaux	DD	
<i>Cortinarius lilacinopes</i> Britzelmayr	EN	B2abiii
<i>Cortinarius limonius</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius livido-ochraceus</i> (Berk.) Berk.	LC	
<i>Cortinarius lividoviolaceus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius lundellii</i> (Moser) Moser	DD	
<i>Cortinarius lustratus</i> Fr.	DD	
<i>Cortinarius magicus</i> Eichhorn	LC	
<i>Cortinarius mairei</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz, Reumaux	EN	B2abiii
<i>Cortinarius malachus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius malicorius</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius masseei</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz	DD	
<i>Cortinarius meinhardii</i> M. Bon	DD	
<i>Cortinarius melanotus</i> Kalchbrenner	LC	
<i>Cortinarius metrodii</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius microspermus</i> J.E. Lange	DD	
<i>Cortinarius miniatopus</i> J.E. Lange	RE?	

<i>Cortinarius moenne-locozii</i> Bidaud	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius moserianus</i> Bohus	EN	B2abiii
<i>Cortinarius mucifluoides</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius mucifluus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius mucosus</i> (Bull. : Fr.) Kickx	LC	
<i>Cortinarius multiformis</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius multiformis</i> var. <i>leptocephalus</i> (R. Henry) Kühner & Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Cortinarius mussivus</i> (Fr.) Melot	LC	
<i>Cortinarius mussivus</i> f. <i>bulbopodius</i> (Chevassut & R. Henry) Melot	DD	
<i>Cortinarius myrtilinus</i> (Bolt. : Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius napus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius nauseosmus</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius nebularis</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius nemorosus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius nymphaecolor</i> Reumaux	EN	B2abiii
<i>Cortinarius obtusus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius ochroleucoides</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius ochroleucus</i> (J.C. Sch. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius ochropallidus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius ochrophyllus</i> Fr.	DD	
<i>Cortinarius odorifer</i> Britzelmayr	LC	
<i>Cortinarius odorifer</i> var. <i>luteolus</i> Moser	DD	
<i>Cortinarius olearioides</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius olidoamarus</i> A. Favre	DD	
<i>Cortinarius olidoamethysteus</i> R. Henry & Ramm	DD	
<i>Cortinarius olidobulbosus</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux [<i>ad int.</i>]	DD	
<i>Cortinarius olidovolvatus</i> M. Bon & Trescol	EN	B2abiii
<i>Cortinarius olidus</i> J.E. Lange	LC	
<i>Cortinarius olivaceofuscus</i> Kühner	LC	
<i>Cortinarius olivascens</i> (Batsch) Fr.	RE?	
<i>Cortinarius olivascentium</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius olivellus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius omissus</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	EN	B2abiii
<i>Cortinarius ophiopus</i> f. <i>fluryi</i> (Moser) Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius ophiopus</i> Peck	LC	
<i>Cortinarius opimus</i> Fr.	DD	
<i>Cortinarius orellanoides</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius orellanus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius orellanus</i> var. <i>rutilans</i> (Quélet) P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius orichalceus</i> (Batsch) Fr.	LC	
<i>Cortinarius palustris</i> var. <i>huronensis</i> (Ammirati & A.H. Smith) Høiland	VU	B2abiii
<i>Cortinarius palustris</i> var. <i>sphagneti</i> (P.D. Orton) Nezdöminogo	VU	A2c
<i>Cortinarius papulosus</i> Fr.	DD	
<i>Cortinarius parafulmineus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius paragaudis</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius pardipes</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius parherpeticus</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius parvulisemen</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius parvulus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius parvus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius patibilis</i> Brandrud & Melot	DD	
<i>Cortinarius percomis</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius percomium</i> Bidaud & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius phoeniceus</i> (Bull.) R. Maire	LC	
<i>Cortinarius pholideus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	NT	pr. A2c
<i>Cortinarius platypus</i> (Moser) Moser	DD	
<i>Cortinarius plumbosus</i> Fr.	VU	B2abiii
<i>Cortinarius pluvius</i> (Fr. : Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius poecilopus</i> R. Henry	EN	B2abiii

<i>Cortinarius polymorphus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius porphyropus</i> (Alb. & Schw.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius praesignis</i> Britzelmayr	RE?	
<i>Cortinarius praestans</i> (Cordier) Gillet	LC	
<i>Cortinarius prasinocyanus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius prasinus</i> (J.C. Sch. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius privignoides</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius privignorum</i> R. Henry	VU	D2
<i>Cortinarius privignus</i> (Fr.) Fr.	VU	D2
<i>Cortinarius pseudocephalixus</i> Bidaud & P. Moëgne-Loccoz	DD	
<i>Cortinarius pseudocolus</i> Moser	DD	
<i>Cortinarius pseudocrassus</i> P.D. Orton	LC	
<i>Cortinarius pseudocrassus</i> var. <i>subcrassus</i> (R. Henry) Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius pseudocyanites</i> Bidaud & Reumaux	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius pseudocyanopus</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius pseudodiabolicus</i> (Moser) Moser	DD	
<i>Cortinarius pseudoduracinus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius pseudofulgens</i> R. Henry	VU	A2c
<i>Cortinarius pseudoglaucopus</i> (J. Schäffer) Nezdöminogo	EN	B2abiii
<i>Cortinarius pseudoprivignus</i> R. Henry	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius pseudosalor</i> J.E. Lange	VU	D2
<i>Cortinarius pseudosuillus</i> R. Henry	RE?	
<i>Cortinarius pseudosulfureus</i> P.D. Orton	LC	
<i>Cortinarius pseudovenetus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius pulchripes</i> Favre	EN	B2abiii
<i>Cortinarius puniceus</i> P.D. Orton	DD	
<i>Cortinarius purpurascens</i> f. <i>largusoides</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius purpuratus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius purpureobadius</i> (P. Karsten) P. Karsten	LC	
<i>Cortinarius rapaceus</i> Fr.	EN	A2c
<i>Cortinarius raphanicus</i> Moser	DD	
<i>Cortinarius regis-romae</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius renidens</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius reverendissimus</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius rheubarbarinus</i> R. Henry	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius rickenianus</i> R. Maire [<i>inval.</i>]	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius rickenii</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius riculatus</i> Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius rigens</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius rigidus</i> Fr.	VU	A2c
<i>Cortinarius rosargutus</i> Chevassut & R. Henry	VU	D2
<i>Cortinarius rubellopes</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius rubicundulus</i> (Rea) A. Pearson	LC	
<i>Cortinarius rubricosus</i> (Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius rufoolivaceus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius rufoolivaceus</i> var. <i>vinosus</i> (Cooke) P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius rugosus</i> R. Henry [<i>illeg.</i>]	LC	
<i>Cortinarius russeoides</i> Moser	LC	
<i>Cortinarius russeus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius rusticus</i> Karsten	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius safranopes</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius saginus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius salmonicolor</i> Bidaud [<i>ad int.</i>]	DD	
<i>Cortinarius salor</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius sanguineus</i> (Wulfen : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Cortinarius saniosus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	VU	B2abiii
<i>Cortinarius saporatus</i> Britzelmayr	LC	
<i>Cortinarius saturninus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	

<i>Cortinarius scaurotraganoides</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius scaurus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius schaefferianus</i> (Moser) Moser	EN	B2abiii
<i>Cortinarius scutulatus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius sebaceus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius semisanguineus</i> (Fr. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Cortinarius semudaphilus</i> R. Henry [inval.]	LC	
<i>Cortinarius sequanus</i> R. Henry	VU	D2
<i>Cortinarius sertipes</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Cortinarius sodagnitus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius solis-occasus</i> Melot	LC	
<i>Cortinarius solitarius</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius sommerfeltii</i> Høiland	LC	
<i>Cortinarius sordescens</i> R. Henry	VU	D2
<i>Cortinarius spadiceus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius speciosior</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius speciosissimus</i> Kühner & Romagnesi	VU	A2c
<i>Cortinarius spectabilis</i> Moser	DD	
<i>Cortinarius sphagnogenus</i> (Moser) Nezdöminogo	LC	
<i>Cortinarius spilomeus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius splendens</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius splendificus</i> Chevassut & R. Henry	DD	
<i>Cortinarius stemmatus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius stillatitius</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius striaepilus</i> J. Favre	EN	A2c
<i>Cortinarius strobilaceus</i> Moser	DD	
<i>Cortinarius subarquatus</i> (Moser) Moser	DD	
<i>Cortinarius subbalaustinus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius subclaricolor</i> (Moser) P.D. Orton	VU	D2
<i>Cortinarius subconcrecens</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius subduracinus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius subelegantior</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius subferrugineus</i> (Batsch : Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius subhelvulus</i> P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius subhygrophanus</i> Bidaud	LC	
<i>Cortinarius subionochlorus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius sublatisporus</i> Svrcek	DD	
<i>Cortinarius sublubicus</i> (J. Schäffer) Moser	DD	
<i>Cortinarius subolivaceus</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius subporphyropus</i> Pilát	DD	
<i>Cortinarius subpurpurascens</i> (Batsch) Kickx	LC	
<i>Cortinarius subrhacodes</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius subscandens</i> R. Henry	NT	pr. A2c
<i>Cortinarius subtortus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	VU	A2c
<i>Cortinarius subumbilicatus</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius subvalidus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius subviolascens</i> Nezdöminogo	DD	
<i>Cortinarius subvirentophyllus</i> R. Henry	LC	
<i>Cortinarius suillus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius tabularis</i> (Fr. : Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius talus</i> Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius terpsichores</i> Melot	LC	
<i>Cortinarius terpsichores</i> var. <i>calosporus</i> Melot	DD	
<i>Cortinarius thalliotinctus</i> R. Henry	RE?	
<i>Cortinarius tophaceus</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius tortuosus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius torvus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius torvus</i> f. <i>obesipes</i> Bidaud, P. Moëgne-Loccoz & Reumaux	DD	
<i>Cortinarius traganus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	

<i>Cortinarius traganus</i> var. <i>finitimus</i> (Weinmann) Fr.	LC	
<i>Cortinarius triformis</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius triumphans</i> f. <i>minor</i> Fr.	DD	
<i>Cortinarius triumphans</i> f. <i>spectabilis</i> Reumaux	DD	
<i>Cortinarius triumphans</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius trivialis</i> J.E. Lange	LC	
<i>Cortinarius turgidus</i> Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius turibulosus</i> (J. Schäffer & Horak) Garnier	DD	
<i>Cortinarius uliginosus</i> Berk.	VU	A2c
<i>Cortinarius umbrinolens</i> P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Cortinarius umidicola</i> Kauffmann	RE?	
<i>Cortinarius uraceovernus</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius uraceus</i> Fr.	VU	D2
<i>Cortinarius urbicus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	DD	
<i>Cortinarius vaginatopus</i> Bidaud, P. Moënne-Loccoz, Reumaux	EN	B2abiii
<i>Cortinarius vagneti</i> R. Henry	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius valgus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Cortinarius variecolor</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius variecolor</i> var. <i>marginatus</i> (Moser) Quadraccia	DD	
<i>Cortinarius variecolor</i> var. <i>nemorensis</i> Fr.	LC	
<i>Cortinarius variegatus</i> Bresadola	EN	B2abiii
<i>Cortinarius variiformis</i> Malençon	EN	B2abiii
<i>Cortinarius variipes</i> R. Henry	EN	B2abiii
<i>Cortinarius varius</i> (J.C. Sch. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius venetus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius venetus</i> var. <i>montanus</i> Moser	LC	
<i>Cortinarius veregregius</i> R. Henry	DD	
<i>Cortinarius vernus</i> Lindström & Melot	EN	B2abiii
<i>Cortinarius vespertinus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius vibratilis</i> (Fr. : Fr.) Fr.	NT	pr. A2c
<i>Cortinarius vibratilis</i> var. <i>bresadolae</i> Kühner	DD	
<i>Cortinarius violaceocinctus</i> var. <i>quisalius</i> (R. Henry & Ramm) Bidaud, P. Moënne-Loccoz & Reumaux	EN	B2abiii
<i>Cortinarius violaceocinereus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius violaceomaculatus</i> Brandrud	DD	
<i>Cortinarius violaceus</i> (L. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Cortinarius violaceus</i> var. <i>hercynicus</i> (Pers.) Brandrud	LC	
<i>Cortinarius vitellinopes</i> Gillet	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius vulpinus</i> (Velenovsky) R. Henry	NT	pr. B2abiii
<i>Cortinarius xanthochlorus</i> R. Henry	EN	A2c
<i>Cortinarius xanthophyllus</i> (Cooke) R. Maire	LC	
<i>Cotylidia pannosa</i> (Sow. : Fr.) D.A. Reid	LC	
<i>Craterellus cinereus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Craterellus cornucopioides</i> (L. : Fr.) Pers.	NT	pr. A2c
<i>Craterellus ianthinoxanthus</i> (R. Maire) Pérez-de-Gregorio	LC	
<i>Craterellus konradii</i> Bourdot & R. Maire	VU	A2c
<i>Craterellus luteocomus</i> (Bigelow) Vila	DD	
<i>Craterellus lutescens</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Craterellus lutescens</i> f. <i>niveipes</i> (Schild & Wäfler) Vila	DD	
<i>Craterellus melanoxeros</i> (Desmazières : Fr.) Pérez-de-Gregorio	LC	
<i>Craterellus sinuosus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Craterellus tubaeformis</i> (Bull. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Craterellus tubaeformis</i> f. <i>pallidus</i> (Gillet) Vila	DD	
<i>Craterocolla cerasi</i> (Schum.) Brefeld	DD	
<i>Crepidotus applanatus</i> (Pers.) Kummer	LC	
<i>Crepidotus autochtonus</i> J.E. Lange	EN	B2abiii
<i>Crepidotus brunneoroseus</i> Courtecuisse	DD	
<i>Crepidotus calolepis</i> (Fr.) P. Karsten	DD	
<i>Crepidotus carpaticus</i> Pilát	DD	

<i>Crepidotus cesatii</i> (Rabenhorst) Saccardo	LC	
<i>Crepidotus cesatii</i> var. <i>subsphaerosporus</i> (J.E. Lange) Senn-Irlet	LC	
<i>Crepidotus cinnabarinus</i> Peck	EN	B2abiii
<i>Crepidotus epibryus</i> (Fr. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Crepidotus lundellii</i> Pilát	LC	
<i>Crepidotus luteolus</i> Saccardo	EN	B2abiii
<i>Crepidotus mollis</i> (J.C. Sch. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Crepidotus subverrucisporus</i> Pilát	LC	
<i>Crepidotus variabilis</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Crepidotus versutus</i> (Peck) Saccardo	DD	
<i>Crinipellis scabella</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Murrill	EN	A2c
<i>Crinipellis scabella</i> var. <i>corticalis</i> (Desmazières) Singer	EN	B2abiii
<i>Cristinia gallica</i> (Pilát) Jülich	DD	
<i>Cristinia helvetica</i> (Pers.) Parmasto	DD	
<i>Cronartium flaccidum</i> (Alb. & Schw.) G. Winter	DD	
<i>Cronartium ribicola</i> E. Fischer	DD	
<i>Crucibulum laeve</i> (Huds.) Kambly	LC	
<i>Crustoderma corneum</i> (Bourdot & Galzin) K.K. Nakasone	DD	
<i>Cudonia circinans</i> (Pers.) Fr.	LC	
<i>Cudonia confusa</i> Bres.	DD	
<i>Cudoniella acicularis</i> (Bull. : Fr.) J. Schröt	LC	
<i>Cudoniella clavus</i> (Alb. & Schwein. : Fr.) Dennis	NT	pr. A2c
<i>Cudoniella tenuispora</i> (Cooke & Masee) Dennis	DD	
<i>Cumminsiella mirabilissima</i> (Peck) Nannfeldt	DD	
<i>Cuphophyllus angustifolius</i> (Murrill) M. Bon	CR	B2abiii
<i>Cuphophyllus berkeleyi</i> (P.D. Orton & Watling) M. Bon	EN	A2c
<i>Cuphophyllus borealis</i> (Peck) M. Bon	VU	A2c
<i>Cuphophyllus cereopallidus</i> (Cléménçon) M. Bon	EN	A2c
<i>Cuphophyllus cereopallidus</i> f. <i>bisporiger</i> M. Bon	DD	
<i>Cuphophyllus cinereus</i> (Fr.) M. Bon	CR	B2abiii
<i>Cuphophyllus colemannianus</i> (Bloxam) M. Bon	VU	A2c
<i>Cuphophyllus flavipes</i> (Britzelmayr) M. Bon	EN	A2c
<i>Cuphophyllus fuscescens</i> (Bresadola) M. Bon	CR	B2abiii
<i>Cuphophyllus lacmus</i> (Schum.) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Cuphophyllus niveus</i> (Fr.) M. Bon	NT	pr. A2c
<i>Cuphophyllus niveus</i> f. <i>roseipes</i> (Masee) M. Bon	DD	
<i>Cuphophyllus ochraceopallidus</i> (P.D. Orton) M. Bon	EN	A2c
<i>Cuphophyllus pratensis</i> (Pers. : Fr.) M. Bon	NT	pr. A2c
<i>Cuphophyllus pratensis</i> var. <i>vitulinus</i> (Pers.) M. Bon	DD	
<i>Cuphophyllus radiatus</i> (Arnolds) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Cuphophyllus russocoriaceus</i> (Berk. & Miller) M. Bon	NT	pr. A2c
<i>Cuphophyllus virginicus</i> (Wulfen : Fr.) Kovalenko	NT	pr. A2c
<i>Cyathus olla</i> (Batsch : Pers.) Pers.	LC	
<i>Cyathus stercoreus</i> (Schw.) de Toni	DD	
<i>Cyathus striatus</i> (Huds. : Pers.) Willdenow	LC	
<i>Cylindrobasidium laeve</i> (Pers. : Fr.) Chamuris	LC	
<i>Cyphella digitalis</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Cyphellostereum laeve</i> (Fr. : Fr.) D.A. Reid	LC	
<i>Cystoderma ambrosii</i> (Bresadola) Singer	DD	
<i>Cystoderma amianthinum</i> (Scop.) Fayod	LC	
<i>Cystoderma amianthinum</i> f. <i>rugosoreticulatum</i> (Lorinser) A.H. Smith & Singer	LC	
<i>Cystoderma carcharias</i> (Pers.) Fayod	LC	
<i>Cystoderma cinnabarinum</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Fayod	NT	pr. B2abiii
<i>Cystoderma cinnabarinum</i> var. <i>claricolor</i> Romagnesi	DD	
<i>Cystoderma fallax</i> A.H. Smith & Singer	LC	
<i>Cystoderma granulosum</i> (Batsch : Fr.) Fayod	LC	
<i>Cystoderma jasonis</i> (Cooke & Masee) Harmaja	LC	
<i>Cystoderma simulatum</i> P.D. Orton	VU	D2
<i>Cystoderma superbum</i> Huijsman	EN	B2abiii

<i>Cystolepiota adulterina</i> (F.H. Møller) M. Bon	LC	
<i>Cystolepiota adulterina</i> var. <i>subadulterina</i> (M. Bon) M. Bon	DD	
<i>Cystolepiota bucknallii</i> (Berk. & Br.) Singer & Cléménçon	LC	
<i>Cystolepiota hetieri</i> (Boudier) Singer	NT	pr. B2abiii
<i>Cystolepiota langei</i> (Locquin) M. Bon	DD	
<i>Cystolepiota moelleri</i> Knudsen	EN	B2abiii
<i>Cystolepiota seminuda</i> (Lasch) M. Bon	LC	
<i>Cystolepiota sistrata</i> (Fr. : Fr.) M. Bon & Bellù	EN	B2abiii
<i>Cystostereum subabruptum</i> (Bourdot & Galzin) J. Eriksson & Ryvarde	DD	
<i>Cytidia salicina</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Burt	EN	B2abiii
<i>Dacrymyces capitatus</i> Schw.	LC	
<i>Dacrymyces palmatus</i> Bresadola	DD	
<i>Dacrymyces stillatus</i> Nees van Eesenbeck : Fr.	LC	
<i>Dacrymyces variisporus</i> McNabb	DD	
<i>Daedalea quercina</i> (L. : Fr.) Pers.	LC	
<i>Daedaleopsis confragosa</i> (Bolt. : Fr.) J. Schröter	LC	
<i>Daedaleopsis tricolor</i> (Bull. : Fr.) Bondarzew & Singer	LC	
<i>Daldinia concentrica</i> (Bolton : Fr.) Cesati & De Notaris	LC	
<i>Daldinia vernicosa</i> Cesati & De Not.	NT	pr. B2abiii
<i>Dasyscyphella nivea</i> (Hedw. : Fr.) Raitv.	LC	
<i>Datronia mollis</i> (Sommerfelt : Fr.) Donk	LC	
<i>Datronia stereoides</i> (Fr. : Fr.) Ryvarde	EN	B2abiii
<i>Delicatula integrella</i> (Pers. : Fr.) Fayod	LC	
<i>Dendrocollybia racemosa</i> (Pers. : Fr.) R.H. Petersen & S. A. Redhead	LC	
<i>Dendrocorticium macrosporum</i> (Bresadola) Boidin, Lanquetin & B. Duhem	LC	
<i>Dendropolyporus umbellatus</i> (Pers. : Fr.) Jülich	NT	pr. A2c
<i>Dendrothele acerina</i> (Pers. : Fr.) Lemke	DD	
<i>Dendrothele alliacea</i> (Quélet) Lemke	DD	
<i>Dentipellis fragilis</i> (Pers. : Fr.) Donk	DD	
<i>Dermoloma atrocinerum</i> (Pers.) P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Dermoloma cuneifolium</i> (Fr. : Fr.) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Dermoloma phaeopodium</i> P.D. Orton	CR	B2abiii
<i>Dermoloma pseudocuneifolium</i> M. Bon	CR	B2abiii
<i>Dermoloma pseudocuneifolium</i> var. <i>pragensis</i> M. Bon	VU	B2abiii
<i>Diatrype bullata</i> (Hoffm. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Diatrype disciformis</i> (Hoffm. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Diatrype stigma</i> (Hoffm. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Diatrypella quercina</i> (Pers. : Fr.) Cooke	LC	
<i>Diatrypella verruciformis</i> (Ehrh.) Nitschke	LC	
<i>Dichomitus campestris</i> (Quélet) Domanski & Orlicz	LC	
<i>Diplomitoporus lindbladii</i> (Berk.) Gilbertson & Ryvarde	LC	
<i>Discina accumbens</i> (Harmaja) Medardi	DD	
<i>Disciotis maturescens</i> Boud.	CR	B2abiii
<i>Disciotis venosa</i> (Pers. : Fr.) Arnould	LC	
<i>Disciotis venosa</i> var. <i>reticulata</i> (Grev.) Boud.	LC	
<i>Ditiola pezizaeformis</i> (Léveillé) D.A. Reid	LC	
<i>Donkioporia expansa</i> (Desm.) Kotl. & Pouzar	DD	
<i>Dumontinia tuberosa</i> (Bull. : Fr.) Kohn	LC	
<i>Echinoderma asperum</i> (Pers. : Fr.) M. Bon	LC	
<i>Echinoderma calcicola</i> (Knudsen) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Echinoderma echinaceum</i> (J.E. Lange) M. Bon	LC	
<i>Echinoderma friesii</i> (Lasch) M. Bon	RE?	
<i>Echinoderma hystrix</i> (F.H. Møller & J.E. Lange) M. Bon	LC	
<i>Echinoderma jacobii</i> (Vellinga & Knudsen) Rald, Heilmann-Clausen & C. Lange	DD	
<i>Echinoderma perplexum</i> (Knudsen) M. Bon	DD	
<i>Echinoderma pseudoasperulum</i> (Knudsen) M. Bon	DD	
<i>Eichleriella deglubens</i> (Berk. & Br.) D.A. Reid	DD	
<i>Elaphocordyceps capitata</i> (Holmsk.) G.H. Sung, J.M. Sung & Spatafora	LC	
<i>Elaphocordyceps longisegmentis</i> (Ginns) G.H. Sung, J.M. Sung & Spatafora	DD	

<i>Elaphocordyceps ophioglossoides</i> (Ehrh.) G.H. Sung, J.M. Sung & Spatafora	LC	
<i>Elaphocordyceps rouxii</i> (Cand.) G.H. Sung, J.M. Sung & Spatafora	DD	
<i>Elaphomyces aculeatus</i> Vitt.	RE?	
<i>Elaphomyces anthracinus</i> Vittad.	CR	B2abiii
<i>Elaphomyces asperulus</i> Vitt.	VU	B2abiii
<i>Elaphomyces granulatus</i> Fr. : Fr.	LC	
<i>Elaphomyces muricatus</i> Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Elaphomyces reticulatus</i> Vitt.	RE?	
<i>Elliottinia kernerii</i> (Wettst.) L.M. Kohn	DD	
<i>Encoelia fascicularis</i> (Alb. & Schwein. : Fr.) P. Karst.	VU	D2
<i>Encoelia furfuracea</i> (Roth : Fr.) P. Karst.	LC	
<i>Encoelia glaberrima</i> (Rehm) Kirschstein	EN	B2abiii
<i>Encoelia populnea</i> (Pers.) J. Schröt.	DD	
<i>Endophyllum sempervivi</i> (Alb. & Schwein.) de Bary	DD	
<i>Endostilbum cerasi</i> (Bourdot & Galzin) Malençon	DD	
<i>Entoloma albotomentosum</i> Noordeloos & Hausknecht	DD	
<i>Entoloma allochroum</i> Noordeloos	DD	
<i>Entoloma ameides</i> (Berk. & Br.) Saccardo	VU	A2c
<i>Entoloma aprile</i> (Britzlemayr) Saccardo	EN	B2abiii
<i>Entoloma aranaeosum</i> (Quélet) Moser	EN	B2abiii
<i>Entoloma asprellum</i> (Fr. : Fr.) Fayod	VU	A2c
<i>Entoloma bisporigerum</i> (P.D. Orton) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma bloxamii</i> (Berk. & Br.) Saccardo	VU	B2abiii
<i>Entoloma brunneoserrulatum</i> Eyssartier & Noordeloos	DD	
<i>Entoloma byssisedum</i> (Pers. : Fr.) Donk	LC	
<i>Entoloma caccabus</i> (Kühner) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma caeruleofloccosum</i> Noordeloos	EN	A2c
<i>Entoloma caeruleum</i> (P.D. Orton) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma caesiocinctum</i> (Kühner) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma caliginosum</i> (Romagnesi & J. Favre) M. Bon & Courtecuisse	DD	
<i>Entoloma carneogriseum</i> (Berk. & Br.) Noordeloos	CR	B2abiii
<i>Entoloma cetratum</i> (Fr. : Fr.) Moser	LC	
<i>Entoloma chalybaeum</i> (Pers. : Fr.) Noordeloos	VU	A2c
<i>Entoloma chalybaeum</i> var. <i>lazulinum</i> (Fr.) Noordeloos	EN	A2c
<i>Entoloma chlorinosum</i> Arnolds & Noordeloos	DD	
<i>Entoloma chloropolium</i> (Fr.) Moser	RE?	
<i>Entoloma clandestinum</i> (Fr. : Fr.) Noordeloos	VU	B2abiii
<i>Entoloma clypeatum</i> (L.) Kummer	NT	pr. B2a
<i>Entoloma clypeatum</i> f. <i>pallidogriseum</i> Noordeloos	DD	
<i>Entoloma conferendum</i> (Britzlemayr) Noordeloos	NT	pr. B2a
<i>Entoloma corvinum</i> (Kühner) Noordeloos	EN	A2c
<i>Entoloma cuspidiferum</i> (P.D. Orton) Noordeloos	VU	A2c
<i>Entoloma cyanulum</i> (Lasch : Fr.) Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma dichroum</i> (Pers. : Fr.) Kummer	EN	A2c
<i>Entoloma dysthales</i> (Peck) Saccardo	EN	B2abiii
<i>Entoloma dysthaloides</i> Noordeloos	EN	A2c
<i>Entoloma elodes</i> (Fr. : Fr.) Kummer	NT	pr. B2a
<i>Entoloma euchroum</i> (Pers. : Fr.) Donk	LC	
<i>Entoloma excentricum</i> Bresadola	VU	A2c
<i>Entoloma exile</i> (Fr. : Fr.) Hesler	EN	B2abiii
<i>Entoloma eximium</i> Noordeloos	DD	
<i>Entoloma farinasprellum</i> Arnolds	DD	
<i>Entoloma favrei</i> Noordeloos	DD	
<i>Entoloma formosum</i> (Fr. : Fr.) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma griseocyaneum</i> (Fr. : Fr.) Kummer	DD	
<i>Entoloma griseoluridum</i> (Kühner) Moser	VU	A2c
<i>Entoloma griseorubellum</i> (Lasch : Fr.) Kalamees & Urbonas	RE?	
<i>Entoloma griseorubidum</i> Noordeloos	VU	A2c
<i>Entoloma hebes</i> (Romagnesi) Trimbach	NT	pr. B2a

<i>Entoloma henrici</i> Horak & Aeberhardt	EN	B2abiii
<i>Entoloma hirtipes</i> (Schum. : Fr.) Moser	LC	
<i>Entoloma hirtum</i> (Velenovsky) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma ianthinum</i> (Romagnesi & J. Favre) Noordeloos	RE	
<i>Entoloma icterinum</i> (Fr. : Fr.) Moser	LC	
<i>Entoloma incanum</i> (Fr. : Fr.) Hesler	VU	B2abiii
<i>Entoloma incarnatofuscescens</i> (Britzelmayr) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma infulum</i> (Fr.) Noordeloos	VU	B2abiii
<i>Entoloma inopiliforme</i> M. Bon	EN	B2abiii
<i>Entoloma jubatum</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	VU	B2abiii
<i>Entoloma juncinum</i> (Kühner & Romagnesi) Noordeloos	LC	
<i>Entoloma kervernii</i> (de Guernisac) Moser	DD	
<i>Entoloma kuehnerianum</i> Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma lampropus</i> (Fr. : Fr.) Hesler	VU	A2c
<i>Entoloma lepidissimum</i> (Svrcek) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma lividoalbum</i> (Kühner & Romagnesi) Kubicka	LC	
<i>Entoloma lividocyanulum</i> Noordeloos	VU	A2c
<i>Entoloma lividum</i> Quélet	LC	
<i>Entoloma longistriatum</i> (Peck) Noordeloos	CR	B2abiii
<i>Entoloma longistriatum</i> var. <i>microsporum</i> (P.D. Orton) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma longistriatum</i> var. <i>sarcitulum</i> (P.D. Orton) Noordeloos	VU	B2abiii
<i>Entoloma lucidum</i> (P.D. Orton) Moser	CR	B2abiii
<i>Entoloma majaloides</i> P.D. Orton	DD	
<i>Entoloma melanochroum</i> Noordeloos	CR	B2abiii
<i>Entoloma mougeotii</i> (Fr.) Hesler	VU	A2c + B2ab(iii)
<i>Entoloma nausiosme</i> Noordeloos	DD	
<i>Entoloma neglectum</i> (Lasch : Fr.) Arnolds	DD	
<i>Entoloma nigrocinnamomeum</i> (Kalchbrenner & Schulzer von Muggenburg) Saccardo	RE	
<i>Entoloma niphoides</i> Noordeloos	CR	B2abiii
<i>Entoloma nitens</i> (Velenovsk?) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma nitidum</i> Quélet	LC	
<i>Entoloma olorinum</i> (Romagnesi & Favre) Noordeloos	RE	
<i>Entoloma opacum</i> Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma ortonii</i> Arnolds & Noordeloos	NT	pr. A2c
<i>Entoloma pallens</i> (R. Maire) Arnolds	VU	A2c
<i>Entoloma papillatum</i> (Bresadola) Dennis	NT	pr. A2c
<i>Entoloma parkense</i> (Fr.) Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma percandidum</i> Noordeloos	DD	
<i>Entoloma pernitrosum</i> (P.D. Orton) Trimbach	DD	
<i>Entoloma phaeocyathus</i> Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma placidum</i> (Fr. : Fr.) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma plebejoides</i> (Schulzer von Muggenburg) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma poliopus</i> (Romagnesi) Noordeloos	VU	A2c
<i>Entoloma poliopus</i> var. <i>parvisporigerum</i> Noordeloos	DD	
<i>Entoloma politum</i> (Pers. : Fr.) Donk	LC	
<i>Entoloma porphyrophaeum</i> (Fr.) P. Karsten	EN	A2c
<i>Entoloma prunuloides</i> (Fr. : Fr.) Quélet	EN	A2c
<i>Entoloma pseudocaelestinum</i> Arnolds	DD	
<i>Entoloma pseudoparasiticum</i> Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma pseudoturbidum</i> (Romagnesi) Moser	DD	
<i>Entoloma pseudoturci</i> Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma queletii</i> (Boudier) Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma querquedula</i> (Romagnesi) Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma rhodocylix</i> (Lasch : Fr.) Moser	EN	B2abiii
<i>Entoloma rhodopolium</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Entoloma rhodopolium</i> f. <i>nidorosum</i> (Fr.) Noordeloos	LC	
<i>Entoloma rhombisporum</i> (Kühner & Boursier) Horak	DD	
<i>Entoloma roseum</i> (Longyear) Hesler	EN	B2abiii

<i>Entoloma rusticoides</i> (Gillet) Noordeloos	EN	A2c
<i>Entoloma sarcitum</i> (Fr.) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma saundersii</i> (Fr.) Saccardo	DD	
<i>Entoloma sepium</i> (Noulet & Dassier) Richon & Roze	VU	A2c
<i>Entoloma sericatum</i> (Britzelmayr) Saccardo	VU	A2c
<i>Entoloma sericellum</i> (Fr. : Fr.) Kummer	NT	pr. B2a
<i>Entoloma sericeoides</i> (J.E. Lange) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma sericeonitens</i> (P.D. Orton) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma sericeum</i> (Bull. : Fr.) Quélet	NT	pr. B2a
<i>Entoloma sericeum</i> var. <i>cinereoopacum</i> Noordeloos	DD	
<i>Entoloma serrulatum</i> (Fr. : Fr.) Hesler	VU	A2c
<i>Entoloma sodale</i> (Kühner & Romagnesi) Horak	EN	B2abiii
<i>Entoloma solsticiale</i> (Fr.) Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma sordidulum</i> (Kühner & Romagnesi) P.D. Orton	DD	
<i>Entoloma speculum</i> (Fr.) Kummer	EN	B2abiii
<i>Entoloma sphagnum</i> (Romagnesi & Favre) M. Bon & Courtecuisse	CR	B2abiii
<i>Entoloma subradiatum</i> (Kühner & Romagnesi) Moser	NT	pr. B2abiii
<i>Entoloma tenellum</i> (J. Favre) Noordeloos	DD	
<i>Entoloma testaceum</i> (Bres.) Noordel.	RE?	
<i>Entoloma tibiicystidium</i> Arnolds & Noordeloos	DD	
<i>Entoloma tjallingiorum</i> Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Entoloma turbidum</i> (Fr. : Fr.) Quélet	VU	A2c
<i>Entoloma turci</i> (Bresadola) Moser	EN	B2abiii
<i>Entoloma undatum</i> (Gillet) Moser	VU	A2c
<i>Entoloma undatum</i> var. <i>viarum</i> (Romagnesi) Courtecuisse	DD	
<i>Entoloma undulatosporum</i> Arnolds & Noordeloos	LC	
<i>Entoloma venosum</i> Gillet	NT	pr. B2abiii
<i>Entoloma verum</i> Lundell	NT	pr. B2abiii
<i>Entoloma versatile</i> (Gillet) Moser	NT	pr. B2abiii
<i>Entoloma weholtii</i> Noordeloos	DD	
<i>Entoloma xanthochroum</i> (P.D. Orton) Noordeloos	VU	D2
<i>Episphaeria fraxinicola</i> (Berk. & Br.) Donk	DD	
<i>Eriopezia caesia</i> (Pers. : Fr.) Rehm	LC	
<i>Erythricium laetum</i> (P. Karsten) J. Eriksson & Hjortstam	DD	
<i>Eutrybliidiella hysterina</i> (Dufour) Petr.	DD	
<i>Eutypella prunastri</i> (Pers. : Fr.) Sacc.	LC	
<i>Exidia glandulosa</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Exidia pitya</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Exidia recisa</i> (Ditmar : Fr.) Fr.	LC	
<i>Exidia thuretiana</i> (Léveillé) Fr.	LC	
<i>Exidia truncata</i> Fr. : Fr.	LC	
<i>Exidia umbrinella</i> Bresadola	DD	
<i>Exidiopsis calcea</i> (Pers. : Fr.) K. Wells	DD	
<i>Exidiopsis effusa</i> (Saccardo) A. Möller	DD	
<i>Exidiopsis pulverea</i> Hauerslev	DD	
<i>Exobasidium juelianum</i> Nannfeldt	DD	
<i>Exobasidium karstenii</i> Saccardo & Trotter	DD	
<i>Exobasidium oxycocci</i> Shear	DD	
<i>Exobasidium pachysporum</i> Nannfeldt	DD	
<i>Exobasidium rostrupii</i> Nannfeldt	DD	
<i>Exobasidium vaccinii</i> (Fuckel) Woronin	DD	
<i>Exobasidium vaccinii-uliginosi</i> Boudier	DD	
<i>Faerberia carbonaria</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Pouzar	LC	
<i>Fayodia anthracobia</i> (J. Favre) Kühner	VU	B2abiii
<i>Fistulina hepatica</i> (J.C. Sch. : Fr.) Withering	LC	
<i>Flammulaster carpophilus</i> (Fr.) Earle	LC	
<i>Flammulaster gracilis</i> (Quélet) Watling	DD	
<i>Flammulaster granulosus</i> (J.E. Lange) Watling	LC	
<i>Flammulaster limulatooides</i> P.D. Orton	DD	

<i>Flammulaster limulatus</i> (Fr.) Watling	EN	B2abiii
<i>Flammulaster muricatus</i> (Fr. : Fr.) Watling	NT	pr. B2abiii
<i>Flammulaster pusillimus</i> (P.D. Orton) Watling	DD	
<i>Flammulaster rhombosporus</i> (G.F. Atkinson) Watling	NT	pr. B2abiii
<i>Flammulaster subincarnatus</i> (Josserand & Kühner) Watling	LC	
<i>Flammulina ononidis</i> Arnolds	VU	B2abiii
<i>Flammulina velutipes</i> (Curt. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Floccularia luteovirens</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Pouzar	RE?	
<i>Fomes fomentarius</i> (L. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Fomitopsis pinicola</i> (Swartz : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Funalia gallica</i> (Fr. : Fr.) Bondarzew & Singer	DD	
<i>Funalia trogii</i> (Berk.) Bondarzew & Singer	LC	
<i>Galera aquatilis</i> (Fr. : Fr.) Gillet	RE	
<i>Galerina annulata</i> (J. Favre) Singer	DD	
<i>Galerina annulata</i> f. <i>megaspora</i> (Kühner) M. Bon	DD	
<i>Galerina atkinsoniana</i> A.H. Smith	DD	
<i>Galerina autumnalis</i> (Peck) A.H. Smith & Singer	LC	
<i>Galerina badipus</i> (Pers.) S. Rauschert	LC	
<i>Galerina calytrata</i> P.D. Orton	DD	
<i>Galerina cerina</i> A.H. Smith & Singer	DD	
<i>Galerina cinctula</i> P.D. Orton	DD	
<i>Galerina clavata</i> (Velenovsky) Kühner	VU	A2c
<i>Galerina embolus</i> (Fr.) P.D. Orton	CR	B2abiii
<i>Galerina gibbosa</i> J. Favre [inval.]	RE	
<i>Galerina graminea</i> (Velenovsky) Kühner	LC	
<i>Galerina hybrida</i> Kühner	DD	
<i>Galerina hypnorum</i> (Schrank : Fr.) Kühner	LC	
<i>Galerina jaapii</i> A.H. Smith & Singer	VU	D2
<i>Galerina mairei</i> Bouteville & P.-A. Moreau	LC	
<i>Galerina marginata</i> (Batsch) Kühner	LC	
<i>Galerina mniophila</i> (Lasch : Fr.) Kühner	DD	
<i>Galerina muricellospora</i> var. <i>pachyspora</i> (A.H. Smith & Singer) Courtecuisse	DD	
<i>Galerina norvegica</i> A.H. Smith	DD	
<i>Galerina paludosa</i> (Fr.) Kühner	VU	A2c
<i>Galerina pseudobadipes</i> A.H. Smith & Singer	NT	pr. B2abiii
<i>Galerina pseudocamerina</i> Singer	DD	
<i>Galerina pumila</i> (Pers. : Fr.) Singer	LC	
<i>Galerina rubiginosa</i> (Pers. : Fr.) Kühner	DD	
<i>Galerina sahleri</i> (Quélet) Kühner	NT	pr. A2c
<i>Galerina salicicola</i> P.D. Orton	DD	
<i>Galerina sideroides</i> (Bull.) Kühner	LC	
<i>Galerina similis</i> Kühner	DD	
<i>Galerina sphagnicola</i> (G.F. Atkinson) A.H. Smith & Singer	VU	A2c
<i>Galerina sphagnum</i> (Pers. : Fr.) Kühner	DD	
<i>Galerina stylifera</i> (G.F. Atkinson) A.H. Smith & Singer	LC	
<i>Galerina tibücystis</i> (G.F. Atkinson) Kühner	LC	
<i>Galerina triscopa</i> (Fr.) Kühner	DD	
<i>Galerina uncialis</i> (Britzelmayr) Kühner	LC	
<i>Galerina unicolor</i> (Vahl : Fr.) Singer	VU	A2c
<i>Galerina vittiformis</i> (Fr.) Singer	DD	
<i>Gamundia leucophylla</i> (Gillet) Bigelow	VU	B2abiii
<i>Gamundia pseudoclusilis</i> (Josserand & Konrad) Raitelhuber	VU	A2c
<i>Ganoderma australe</i> (Fr. : Fr.) Patouillard	LC	
<i>Ganoderma carnosum</i> Patouillard	LC	
<i>Ganoderma lipsiense</i> (Batsch) G.F. Atkinson	LC	
<i>Ganoderma lucidum</i> (W. Curtis : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Ganoderma pfeifferi</i> Bresadola	NT	pr. B2abiii
<i>Ganoderma resinaceum</i> Boudier	LC	
<i>Ganoderma valesiacum</i> Boudier	DD	

<i>Gastrosporium simplex</i> Mattiolo	EN	B2abiii
<i>Gautiera morchellaeformis</i> Vittadini	EN	B2abiii
<i>Geastrum fornicatum</i> (Huds.) Hooker	EN	B2abiii
<i>Geastrum minimum</i> Schw.	EN	B2abiii
<i>Geastrum pectinatum</i> Pers. : Pers.	DD	
<i>Geastrum quadrifidum</i> Pers. : Pers.	LC	
<i>Geastrum rufescens</i> Pers. : Pers.	EN	B2abiii
<i>Geastrum saccatum</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Geastrum schmidelii</i> Vittadini	EN	B2abiii
<i>Geastrum sessile</i> (Sow.) Pouzar	LC	
<i>Geastrum smardae</i> Stanek	RE?	
<i>Geastrum striatum</i> de Candolle	EN	B2abiii
<i>Geastrum triplex</i> Junghuhn	DD	
<i>Geoglossum barlae</i> Boud.	CR	B2abiii
<i>Geoglossum cookeanum</i> Nannf.	EN	B2abiii
<i>Geoglossum fallax</i> E.J. Durand	CR	B2abiii
<i>Geoglossum glabrum</i> Pers. : Fr.	VU	A2c
<i>Geoglossum glabrum</i> var. <i>sphagnophilum</i> (Ehrenb.) Fr.	DD	
<i>Geoglossum glutinosum</i> Pers.	CR	B2abiii
<i>Geoglossum sphagnophilum</i> Ehrenb.	VU	A2c
<i>Geoglossum umbratile</i> Sacc.	EN	A2c
<i>Geopora arenicola</i> (Lév.) Kers.	EN	B2abiii
<i>Geopora arenosa</i> (Fuckel) S. Ahmad	LC	
<i>Geopora foliacea</i> (Schaeff.) S. Ahmad	DD	
<i>Geopora sepulta</i> (Fr.) Korf & Burds.	CR	B2abiii
<i>Geopora tenuis</i> (Fuckel) T. Schumach.	DD	
<i>Geopyxis alpina</i> Höhn.	DD	
<i>Geopyxis carbonaria</i> (Alb. & Schwein. : Fr.) Sacc.	NT	pr. A2c
<i>Geopyxis foetida</i> Vel.	EN	B2abiii
<i>Geopyxis majalis</i> (Fr.) Sacc.	RE?	
<i>Gerhardtia borealis</i> (Fr.) Contu & A. Ortega	NT	pr. B2abiii
<i>Gerronema subsericellum</i> (Romagnesi) Cléménçon	CR	B2abiii
<i>Gerronema subspadiceum</i> (J.E. Lange) M. Bon	DD	
<i>Gerronema xanthophyllum</i> (Bresadola) Norvell, Redhead & Ammirati	EN	B2abiii
<i>Gloeocystidiellum porosum</i> (Berk. & Curt.) Donk	LC	
<i>Gloeophyllum abietinum</i> (Bull. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Gloeophyllum odoratum</i> (Wulfen : Fr.) Imazeki	LC	
<i>Gloeophyllum sepiarium</i> (Wulfen : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Gloeophyllum trabeum</i> (Pers. : Fr.) Murrill	LC	
<i>Gloeoporus dichrous</i> (Fr. : Fr.) Bresadola	LC	
<i>Gloeoporus taxicola</i> (Pers.) Gilbertson & Ryvarden	EN	B2abiii
<i>Gloiodon strigosus</i> (Swartz : Fr.) P. Karsten	DD	
<i>Gloiothete citrina</i> (Pers.) Ginns & Freeman	DD	
<i>Glyphium elatum</i> (Grev.) H. Zogg	LC	
<i>Gomphidius glutinosus</i> (J.C. Sch. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Gomphidius roseus</i> Fr.	LC	
<i>Gomphus clavatus</i> (Pers. : Fr.) S.F. Gray	VU	A2c
<i>Grifola frondosa</i> (Dicks. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Grifola frondosa</i> var. <i>intybacea</i> (Fr.) Cetto [<i>inval.</i>]	DD	
<i>Guepiniopsis buccina</i> (Pers. : Fr.) Kennedy	LC	
<i>Gymnopilus bellulus</i> (Saccardo) Murrill	VU	A2c
<i>Gymnopilus hybridus</i> (Fr. : Fr.) R. Maire	DD	
<i>Gymnopilus josserandii</i> Antonín	NT	pr. B2abiii
<i>Gymnopilus junonius</i> (Fr. : Fr.) P.D. Orton	LC	
<i>Gymnopilus liquiritiae</i> (Pers.) P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Gymnopilus penetrans</i> (Fr. : Fr.) Murrill	LC	
<i>Gymnopilus picreus</i> (Pers. : Fr.) P. Karsten	VU	D2
<i>Gymnopilus sapineus</i> (Fr. : Fr.) Murrill	LC	
<i>Gymnopilus stabilis</i> (Weinmann) M. Bon	NT	pr. B2abiii

<i>Gymnosporangium amelanchieris</i> F. Kern	DD	
<i>Gymnosporangium clavariiformis</i> (Jacq. : Pers.) de Candolle	DD	
<i>Gymnosporangium confusum</i> Plowright	DD	
<i>Gymnosporangium cornutum</i> F. Kern	DD	
<i>Gymnosporangium sabinae</i> (Dicks.) G. Winter	DD	
<i>Gymnosporangium torminali-juniperinum</i> F. Kern	DD	
<i>Gymnosporangium tremelloides</i> Hartig	DD	
<i>Gyrodon lividus</i> (Bull. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Gyroflexus brevbasidiatus</i> (Singer) Raitelhuber	VU	B2abiii
<i>Gyromitra esculenta</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Gyromitra gigas</i> (Krombh.) Cooke	LC	
<i>Gyromitra infula</i> (Schaeff. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Gyromitra perlata</i> (Fr. : Fr.) Harmaja	LC	
<i>Gyroporus castaneus</i> (Bull. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Gyroporus cyanescens</i> (Bull. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Hamatocanthoscypha laricionis</i> (Velen.) Svrcek	DD	
<i>Hapalopilus rutilans</i> (Pers. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Hapalopilus salmonicolor</i> (Berk. & Curt.) Pouzar	DD	
<i>Hebeloma anthracophilum</i> R. Maire	LC	
<i>Hebeloma candidipes</i> Bruchet	DD	
<i>Hebeloma circinans</i> (Quélet) Saccardo	RE?	
<i>Hebeloma clavulipes</i> Romagnesi	DD	
<i>Hebeloma collariatum</i> Bruchet	DD	
<i>Hebeloma crustuliniforme</i> (Bull. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Hebeloma fastibile</i> (Pers. : Fr.) Kummer	EN	B2abiii
<i>Hebeloma flammuloides</i> Romagnesi	DD	
<i>Hebeloma fragilipes</i> Romagnesi	DD	
<i>Hebeloma fusisporum</i> Gröger & Zschieschang	VU	B2abiii
<i>Hebeloma gigaspermum</i> Gröger & Zschieschang	LC	
<i>Hebeloma helodes</i> J. Favre	EN	B2abiii
<i>Hebeloma hetieri</i> Boudier	VU	B2abiii
<i>Hebeloma hiemale</i> Bresadola	VU	D2
<i>Hebeloma laterinum</i> (Batsch) Vesterholt	LC	
<i>Hebeloma leucosarx</i> P.D. Orton	LC	
<i>Hebeloma longicaudum</i> (Pers. : Fr.) Kummer	DD	
<i>Hebeloma lutense</i> Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Hebeloma magnimamma</i> (Fr.) Quélet	CR	B2abiii
<i>Hebeloma mesophaeum</i> (Pers.) Quélet	LC	
<i>Hebeloma mesophaeum</i> var. <i>cremeovelatum</i> M. Bon & Quadraccia	DD	
<i>Hebeloma mesophaeum</i> var. <i>holophaeum</i> (Fr.) Saccardo	DD	
<i>Hebeloma ochroalbidum</i> Bohus	DD	
<i>Hebeloma pallidoluctuosum</i> Gröger & Zschieschang	LC	
<i>Hebeloma populinum</i> Romagnesi	LC	
<i>Hebeloma pumilum</i> J.E. Lange	EN	B2abiii
<i>Hebeloma pusillum</i> J.E. Lange	VU	A2c
<i>Hebeloma radicosum</i> (Bull. : Fr.) Ricken	LC	
<i>Hebeloma sacchariolens</i> Quélet	LC	
<i>Hebeloma sinapizans</i> (Fr.) Gillet	LC	
<i>Hebeloma sordescens</i> Vesterholt	VU	B2abiii
<i>Hebeloma spoliatum</i> (Fr.) Gillet	CR	B2abiii
<i>Hebeloma stenocystis</i> Quadraccia	DD	
<i>Hebeloma strophosum</i> (Fr.) Saccardo	EN	B2abiii
<i>Hebeloma subsaponaceum</i> P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Hebeloma theobrominum</i> Quadraccia	LC	
<i>Hebeloma versipelle</i> (Fr.) Gillet	EN	B2abiii
<i>Helvella acetabulum</i> (L. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Helvella albella</i> Quélet	VU	D2
<i>Helvella atra</i> J. König	LC	
<i>Helvella branzeiana</i> Svrcek & J. Moravec	DD	

<i>Helvella confusa</i> Harmaja	DD	
<i>Helvella corbierei</i> (Malençon) Van Vooren & Frund	DD	
<i>Helvella corium</i> (O. Weberb.) Masee	EN	B2abiii
<i>Helvella costifera</i> Nannf.	EN	B2abiii
<i>Helvella crispa</i> (Scop. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Helvella cupuliformis</i> Dissing & Nannf.	CR	B2abiii
<i>Helvella elastica</i> Bull. : Fr.	LC	
<i>Helvella ephippium</i> Lév.	EN	A2c
<i>Helvella fibrosa</i> (Wallr.) Korf	EN	B2abiii
<i>Helvella lacunosa</i> Afz. : Fr.	LC	
<i>Helvella leucomelaena</i> (Pers.) Nannf.	EN	B2abiii
<i>Helvella macropus</i> (Pers. : Fr.) P. Karst.	LC	
<i>Helvella monachella</i> (Scop.) Fr.	CR	B2abiii
<i>Helvella pallescens</i> Schaeff.	DD	
<i>Helvella palustris</i> Peck.	EN	B2abiii
<i>Helvella phlebophora</i> Pat. & Doass.	VU	D2
<i>Helvella solitaria</i> P. Karst.	LC	
<i>Helvella sulcata</i> Afz. : Fr.	LC	
<i>Hemimycena crispula</i> (Quélet) Singer	EN	B2abiii
<i>Hemimycena cucullata</i> (Pers. : Fr.) Singer	LC	
<i>Hemimycena delectabilis</i> (Peck) Kühner	DD	
<i>Hemimycena gracilis</i> (Quélet) Singer	DD	
<i>Hemimycena lactea</i> (Pers. : Fr.) Singer	LC	
<i>Hemimycena lactea</i> var. <i>tetraspora</i> (Kühner & Valla) Courtecuis se	DD	
<i>Hemimycena mairei</i> (E.-J. Gilbert) Singer	LC	
<i>Hemimycena pseudogracilis</i> (Kühner & R.Maire) Singer	LC	
<i>Hemimycena pseudolactea</i> (Kühner) Singer	DD	
<i>Hemimycena tortuosa</i> (P.D. Orton) Redhead	DD	
<i>Hemipholiota populnea</i> (Pers. : Fr.) M. Bon ?	LC	
<i>Hemistropharia albocrenulata</i> (Peck) Jacobsson & E. Larsson	LC	
<i>Henningsomyces candidus</i> (Pers. : Fr.) O. Kuntze	DD	
<i>Hericium cirrhatum</i> (Pers. : Fr.) Nikolajeva	EN	A2c
<i>Hericium clathroides</i> (Pallas : Fr.) Pers.	RE	
<i>Hericium coralloides</i> (Scop. : Fr.) Pers.	DD	
<i>Hericium erinaceus</i> (Bull. : Fr.) Pers.	CR	B2abiii
<i>Hericium flagellum</i> (Scop.) Pers.	CR	B2abiii
<i>Herpobasidium filicinum</i> (Rostrup) J. Lind	DD	
<i>Heterobasidium annosum</i> (Fr. : Fr.) Brefeld	LC	
<i>Heterobasidium parvisporum</i> Niemelä & Korhonen	DD	
<i>Hohenbuehelia albonigra</i> (Patouillard) Courtecuisse	EN	B2abiii
<i>Hohenbuehelia angustata</i> (Berk.) Singer	DD	
<i>Hohenbuehelia atrocaerulea</i> (Fr. : Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Hohenbuehelia auriscalpium</i> (R. Maire) Singer	DD	
<i>Hohenbuehelia fluxilis</i> (Fr. : Fr.) P.D. Orton	DD	
<i>Hohenbuehelia fluxilis</i> var. <i>grisea</i> (Peck) P. Roux	DD	
<i>Hohenbuehelia geogenia</i> (de Candolle) Singer	LC	
<i>Hohenbuehelia longipes</i> (Boudier) Moser	CR	B2abiii
<i>Hohenbuehelia myxotricha</i> (Léveillé) Singer	EN	B2abiii
<i>Hohenbuehelia petaloides</i> (Bull. : Fr.) Schulzer von Muggenburg	LC	
<i>Hohenbuehelia reniformis</i> (G. Meyer : Fr.) Singer	RE?	
<i>Hohenbuehelia tremula</i> (J.C. Sch. : Fr.) Thorn & Barron	EN	B2abiii
<i>Hohenbuehelia unguicularis</i> (Fr. : Fr.) O.K. Miller	DD	
<i>Holwaya mucida</i> (Schulzer) Korf & Abawi	NT	pr. B2abiii
<i>Humaria hemisphaerica</i> (Hoffm. : Fr.) Fuckel	LC	
<i>Hyalopsora polypodii</i> (Pers. : Pers.) Magnus	DD	
<i>Hydnangium carneum</i> Wallroth	DD	
<i>Hydnangium virescens</i> Quélet	RE	
<i>Hydnellum aurantiacum</i> (Batsch : Fr.) P. Karsten	VU	A2c
<i>Hydnellum auratile</i> (Britzelmayr) Maas Geesteranus	DD	

<i>Hydnellum caeruleum</i> (Hornemann : Fr.) P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Hydnellum compactum</i> (Pers. : Fr.) P. Karsten	DD	
<i>Hydnellum concrescens</i> (Pers.) Banker	NT	pr. B2abiii
<i>Hydnellum ferrugineum</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	NT	pr. B2abiii
<i>Hydnellum geogenium</i> (Fr.) Banker	NT	pr. B2abiii
<i>Hydnellum mirabile</i> (Fr.) P. Karsten	RE	
<i>Hydnellum peckii</i> Banker	VU	B2abiii
<i>Hydnellum scrobiculatum</i> (Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Hydnellum spongiosipes</i> (Peck) Pouzar	LC	
<i>Hydnellum suaveolens</i> (Scop. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Hydnobolites cerebriformis</i> Tul. & C. Tul.	DD	
<i>Hydnotrya tulasnei</i> (Berk.) Berk. & Broome	EN	B2abiii
<i>Hydnum repandum</i> L. : Fr.	LC	
<i>Hydnum repandum</i> var. <i>album</i> (Quélet) Bigeard & Guillemin	LC	
<i>Hydnum rufescens</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Hydropus atramentosus</i> (Saccardo) Kotlaba & Pouzar	LC	
<i>Hydropus kauffmanii</i> (A.H. Smith) P.-A. Moreau & Courtecuisse	DD	
<i>Hydropus marginellus</i> (Pers. : Fr.) Singer	LC	
<i>Hydropus scabripes</i> (Murrill) Singer	DD	
<i>Hydropus subalpinus</i> (von Höhnel) Singer	LC	
<i>Hydropus trichoderma</i> (Josserand) Singer	NT	pr. B2abiii
<i>Hygrocybe acutopunicea</i> Haller & F.H. Møller	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe aurantiosplendens</i> R. Haller	VU	B2abiii
<i>Hygrocybe aurantioviscida</i> Arnolds	VU	A2c
<i>Hygrocybe calciphila</i> Arnolds	EN	A2c
<i>Hygrocybe calyptriformis</i> (Berk.) Fayod	LC	
<i>Hygrocybe calyptriformis</i> f. <i>silvatica</i> (Haller & Métrod)	DD	
<i>Hygrocybe cantharellus</i> (Schw. : Fr.) Murrill	VU	A2c
<i>Hygrocybe ceracea</i> (Wulfen : Fr.) Kummer	VU	A2c
<i>Hygrocybe ceracea</i> f. <i>rubella</i> (M. Bon) M. Bon	DD	
<i>Hygrocybe ceracea</i> var. <i>vitellinoides</i> (M. Bon) M. Bon	DD	
<i>Hygrocybe chlorophana</i> (Fr. : Fr.) Wünsche	NT	pr. A2c
<i>Hygrocybe chlorophana</i> var. <i>aurantiaca</i> M. Bon	DD	
<i>Hygrocybe cinereifolia</i> Courtecuisse & Priou	DD	
<i>Hygrocybe citrina</i> (Rea) J.E. Lange	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe citrinovirens</i> (J.E. Lange) J. Schäffer	VU	A2c
<i>Hygrocybe coccinea</i> (J.C. Sch. : Fr.) Kummer	NT	pr. A2c
<i>Hygrocybe coccinea</i> var. <i>umbonata</i> Herink	DD	
<i>Hygrocybe coccineocrenata</i> (P.D. Orton) Moser	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe comosa</i> Bas & Arnolds	CR	B2abiii
<i>Hygrocybe conica</i> (J.C. Sch. : Fr.) Kummer	NT	pr. A2c
<i>Hygrocybe conica</i> var. <i>chloroides</i> (Malençon) M. Bon	DD	
<i>Hygrocybe conica</i> var. <i>tristis</i> (Pers.) Heinemann	DD	
<i>Hygrocybe euroflavescens</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe fornicata</i> (Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe fornicata</i> var. <i>clivalis</i> (Fr.) M. Bon	DD	
<i>Hygrocybe fornicata</i> var. <i>streptopus</i> (Fr.) Arnolds	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe glutinipes</i> (J.E. Lange) R. Haller	VU	B2abiii
<i>Hygrocybe glutinipes</i> var. <i>rubra</i> M. Bon	DD	
<i>Hygrocybe helobia</i> (Arnolds) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe ingrata</i> Jenssen & F.H. Møller	EN	A2c
<i>Hygrocybe insipida</i> (Lundell) Moser	VU	A2c + B2ab(iii)
<i>Hygrocybe intermedia</i> (Passerini) Fayod	VU	A2c
<i>Hygrocybe irrigata</i> (Pers. : Fr.) M. Bon	VU	A2c
<i>Hygrocybe konradii</i> Haller	CR	B2abiii
<i>Hygrocybe konradii</i> var. <i>pseudopersistens</i> M. Bon	DD	
<i>Hygrocybe laeta</i> (Pers. : Fr.) Kummer	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe laeta</i> f. <i>pseudopsittacina</i> M. Bon	DD	

<i>Hygrocybe marchii</i> (Bresadola) F.H. Møller	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe miniata</i> (Fr. : Fr.) Kummer	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe minutula</i> (Peck) Murrill	DD	
<i>Hygrocybe mucronella</i> (Fr.) P. Karsten	VU	A2c + B2ab(iii)
<i>Hygrocybe nitrata</i> (Pers.) Wünsche	VU	B2abiii
<i>Hygrocybe obrussea</i> (Fr. : Fr.) Wünsche	EN	A2c
<i>Hygrocybe ortoniana</i> M. Bon	EN	A2c
<i>Hygrocybe ovina</i> (Bull. : Fr.) Kühner	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe paraceracea</i> M. Bon	VU	B2abiii
<i>Hygrocybe parvula</i> (Peck) Pegler	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe perplexa</i> (A.H. Smith & Hesler) Arnolds	EN	A2c
<i>Hygrocybe persistens</i> (Britzelmayr) Singer	VU	A2c
<i>Hygrocybe persistens</i> var. <i>langei</i> (Kühner) M. Bon	DD	
<i>Hygrocybe pseudoconica</i> J.E. Lange	LC	
<i>Hygrocybe psittacina</i> (J.C. Sch. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Hygrocybe punicea</i> (Fr. : Fr.) Kummer	VU	A2c
<i>Hygrocybe quieta</i> (Kühner) Singer	NT	pr. A2c
<i>Hygrocybe reae</i> (R. Maire) J.E. Lange	VU	A2c
<i>Hygrocybe reidii</i> Kühner	VU	B2abiii
<i>Hygrocybe rhodophylla</i> Kühner	EN	A2c
<i>Hygrocybe riparia</i> var. <i>conicopalustris</i> (M. Bon) M. Bon	CR	B2abiii
<i>Hygrocybe spadicea</i> (Scop. : Fr.) P. Karsten	EN	A2c
<i>Hygrocybe splendidissima</i> (P.D. Orton) Moser	VU	B2abiii
<i>Hygrocybe subglobispora</i> (P.D. Orton) Moser	VU	A2c
<i>Hygrocybe subglobispora</i> var. <i>aurantiorubra</i> Arnolds	DD	
<i>Hygrocybe subminutula</i> (Murrill) Pegler	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe substrangulata</i> (P.D. Orton) P.D. Orton & Watling	CR	B2abiii
<i>Hygrocybe turunda</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Hygrocybe unguinosa</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	VU	A2c
<i>Hygrocybe vitellina</i> (Fr.) P. Karsten	EN	A2c
<i>Hygrophoropsis aurantiaca</i> (Wulfen : Fr.) R. Maire	LC	
<i>Hygrophoropsis aurantiaca</i> var. <i>pallida</i> (Cooke) Heykoop & Esteve-Raventós	DD	
<i>Hygrophoropsis fuscosquamula</i> P.D. Orton	NT	pr. A2c
<i>Hygrophoropsis rufescens</i> (Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Hygrophorus agathosmus</i> (Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus agathosmus</i> f. <i>albus</i> Candusso	LC	
<i>Hygrophorus agathosmus</i> var. <i>aureofloccosus</i> (Bresadola) A. Pearson & Dennis	DD	
<i>Hygrophorus arbustivus</i> Fr.	LC	
<i>Hygrophorus atramentosus</i> (Alb. & Schw.) Haas & R. Haller	NT	pr. B2abiii
<i>Hygrophorus aureus</i> (Arrhenius) Fr.	CR	B2abiii
<i>Hygrophorus camarophyllus</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Dumée, Grandjean & R. Maire	VU	A2c
<i>Hygrophorus capreolarius</i> (Kalchbrenner) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus chrysodon</i> (Batsch : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus cossus</i> (Sow.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus discoideus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus discoxanthus</i> (Fr.) Rea	LC	
<i>Hygrophorus eburneus</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus eburneus</i> var. <i>carneipes</i> Kühner	LC	
<i>Hygrophorus erubescens</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus erubescens</i> var. <i>persicolor</i> (Ricek) M. Bon	NT	pr. B2abiii
<i>Hygrophorus fagi</i> Becker & M. Bon	NT	pr. A2c
<i>Hygrophorus fuscoalbus</i> (Lasch : Fr.) Fr.	RE	
<i>Hygrophorus gliocyclus</i> Fr.	VU	A2c
<i>Hygrophorus hedrychii</i> (Velenovsky) Kult	VU	B2abiii
<i>Hygrophorus hyacinthinus</i> Quélet	LC	
<i>Hygrophorus hypothejus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus karstenii</i> var. <i>vaticanus</i> (Heim & Becker) M. Bon	NT	pr. B2abiii
<i>Hygrophorus latitabundus</i> Britzelmayr	LC	

<i>Hygrophorus leporinus</i> Fr.	DD	
<i>Hygrophorus leucophaeus</i> (Scop.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus ligatus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Hygrophorus lindtneri</i> Moser	LC	
<i>Hygrophorus lindtneri</i> var. <i>carpini</i> (Gröger) M. Bon	DD	
<i>Hygrophorus marzuolus</i> (Fr. : Fr.) Bresadola	VU	A2c
<i>Hygrophorus melizeus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	DD	
<i>Hygrophorus mesotephrus</i> Berk. & Br.	LC	
<i>Hygrophorus nemoreus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus nemoreus</i> var. <i>gracilis</i> M. Bon	DD	
<i>Hygrophorus olivaceoalbus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus penarius</i> Fr.	NT	pr. A2c
<i>Hygrophorus penarius</i> var. <i>barbatulus</i> (Becker) M. Bon	DD	
<i>Hygrophorus persoonii</i> Arnolds	LC	
<i>Hygrophorus piceae</i> Kühner	EN	A2c
<i>Hygrophorus poetarum</i> Heim	NT	pr. A2c
<i>Hygrophorus pudorinus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus pudorinus</i> var. <i>pallidus</i> (A.H. Smith & Hesler) M. Bon	DD	
<i>Hygrophorus pudorinus</i> var. <i>subcinereus</i> (A.H. Smith & Hesler) Hesler & A.H. Smith	DD	
<i>Hygrophorus purpurascens</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus pustulatus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus russula</i> (J.C. Sch. : Fr.) Quélet	VU	A2c
<i>Hygrophorus tephroleucus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hygrophorus unicolor</i> Gröger	DD	
<i>Hymenochaete cinnamomea</i> (Pers. : Fr.) Bresadola	DD	
<i>Hymenochaete corrugata</i> (Fr. : Fr.) Lévillé	LC	
<i>Hymenochaete cruenta</i> (Pers. : Fr.) Donk	VU	A2c
<i>Hymenochaete rubiginosa</i> (Dickson : Fr.) Lévillé	LC	
<i>Hymenochaete tabacina</i> (Sow. : Fr.) Lévillé	LC	
<i>Hymenogaster intermedius</i> Stielow, Bratek & Hensel	RE?	
<i>Hymenogaster luteus</i> Vittadini	RE?	
<i>Hymenogaster olivaceus</i> Vittadini	DD	
<i>Hymenogaster vulgaris</i> Tulasne & C. Tulasne	RE?	
<i>Hymenoscyphus albidus</i> (Roberge & Desm. ex Gillet) W. Phillips	LC	
<i>Hymenoscyphus monticola</i> (Berk) Baral	LC	
<i>Hyphoderma argillaceum</i> (Bresadola) Donk	DD	
<i>Hyphoderma capitatum</i> J. Eriksson & Strid	DD	
<i>Hyphoderma cremeoalbum</i> (von Höhnel & Litschauer) Jülich	DD	
<i>Hyphoderma definitum</i> (H.S. Jackson) Donk	DD	
<i>Hyphoderma litschaueri</i> (Burt) J. Eriksson & Strid	DD	
<i>Hyphoderma mutatum</i> (Peck) Donk	DD	
<i>Hyphoderma obtusifforme</i> J. Eriksson & Strid	DD	
<i>Hyphoderma occidentale</i> (D.P. Rogers) Boidin & G. Gilles	DD	
<i>Hyphoderma praetermissum</i> (P. Karsten) J. Eriksson & Strid	DD	
<i>Hyphoderma puberum</i> (Fr. : Fr.) Wallroth	DD	
<i>Hyphoderma radula</i> (Fr. : Fr.) Donk	LC	
<i>Hyphoderma roseocremeum</i> (Bresadola) Donk	DD	
<i>Hyphoderma sambuci</i> (Pers. : Fr.) Jülich	LC	
<i>Hyphoderma setigerum</i> (Fr. : Fr.) Donk	DD	
<i>Hyphoderma transiens</i> (Bresadola) Parmasto	DD	
<i>Hyphodermella corrugata</i> (Fr.) J. Eriksson & Ryvarden	DD	
<i>Hyphodontia alutacea</i> (Fr. : Fr.) J. Eriksson	DD	
<i>Hyphodontia alutaria</i> (Burt) J. Eriksson	DD	
<i>Hyphodontia arguta</i> (Fr. : Fr.) J. Eriksson	DD	
<i>Hyphodontia aspera</i> (Fr.) J. Eriksson	LC	
<i>Hyphodontia breviseta</i> (P. Karsten) J. Eriksson	DD	
<i>Hyphodontia cineracea</i> (Bourdot & Galzin) J. Eriksson & Hjortstam	DD	
<i>Hyphodontia crustosa</i> (Pers. : Fr.) J. Eriksson	LC	

<i>Hyphodontia juniperi</i> (Bourdot & Galzin) J. Eriksson & Hjortstam	DD	
<i>Hyphodontia nespori</i> (Bresadola) J. Eriksson & Hjortstam	LC	
<i>Hyphodontia pallidula</i> (Bresadola) J. Eriksson	DD	
<i>Hyphodontia pruni</i> (Lasch) Svrcek	LC	
<i>Hyphodontia quercina</i> (Pers. : Fr.) J. Eriksson	DD	
<i>Hyphodontia rimosissima</i> (Peck) Gilbertson	DD	
<i>Hyphodontia subalutacea</i> (P. Karsten) J. Eriksson	DD	
<i>Hypholoma capnoides</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Hypholoma elaeodes</i> (Bull.) Wünsche	VU	D2
<i>Hypholoma elongatum</i> (Pers. : Fr.) Ricken	LC	
<i>Hypholoma epixanthum</i> (Fr.) Kummer	NT	pr. B2abiii
<i>Hypholoma epixanthum</i> var. <i>radicosum</i> (J.E. Lange) M. Bon & Roux	LC	
<i>Hypholoma ericaeoides</i> P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Hypholoma ericaeum</i> (Pers. : Fr.) Kühner	EN	B2abiii
<i>Hypholoma fasciculare</i> (Huds. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Hypholoma fasciculare</i> var. <i>pusillum</i> J.E. Lange	LC	
<i>Hypholoma laeticolor</i> (F.H. Møller) P.D. Orton	DD	
<i>Hypholoma lateritium</i> (J.C. Sch. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Hypholoma lateritium</i> var. <i>pomposum</i> (Bolt.) P. Roux & G. Garcia	DD	
<i>Hypholoma marginatum</i> (Pers. : Fr.) J. Schröter	LC	
<i>Hypholoma polytrichi</i> (Fr. : Fr.) Ricken	VU	A2c
<i>Hypholoma subericaceum</i> (Pers. : Fr.) Kühner	DD	
<i>Hypholoma udum</i> (Pers. : Fr.) Bigeard & Guillemin	LC	
<i>Hypochnicium bombycinum</i> (Sommerfelt : Fr.) J. Eriksson	DD	
<i>Hypochnicium detriticum</i> (Bourdot) J. Eriksson & Ryvarde	DD	
<i>Hypochnicium vellereum</i> (J.B. Ellis & Cragin) Parmasto	DD	
<i>Hypocrea aureoviridis</i> Plowr. & Cooke	EN	B2abiii
<i>Hypocrea citrina</i> (Pers.) Fr.	LC	
<i>Hypocrea gelatinosa</i> (Tode : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hypocrea lactea</i> (Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Hypocrea pulvinata</i> Fuckel	LC	
<i>Hypocrea strictipilosa</i> P. Chaverri & Samuels	DD	
<i>Hypocreopsis lichenoides</i> (Tode) Seaver	VU	B2abiii
<i>Hypoxylon fragiforme</i> (Pers. : Fr.) J. Kickx f.	LC	
<i>Hypoxylon fuscum</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Hypoxylon fuscum</i> (Pers. : Fr.) Fr. stade <i>Virgariella</i>	LC	
<i>Hypoxylon howeanum</i> Peck	LC	
<i>Hypsizygus tessulatus</i> (Bull. : Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Hypsizygus ulmarius</i> (Bull. : Fr.) Redhead	EN	A2c
<i>Hysterangium clathroides</i> Vittadini	EN	B2abiii
<i>Hysterangium separabile</i> Zeller	RE?	
<i>Inocybe abietis</i> Kühner	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe abjecta</i> Sacc.	LC	
<i>Inocybe acuta</i> Boudier	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe agardhii</i> (Lundell) P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Inocybe albomarginata</i> Velenovsky	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe albovelutipes</i> Stangl	DD	
<i>Inocybe amblyspora</i> Kühner	LC	
<i>Inocybe appendiculata</i> Kühner	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe armeniaca</i> Huijsman	EN	B2abiii
<i>Inocybe asterospora</i> Quélet	LC	
<i>Inocybe aurantiifolia</i> Beller	DD	
<i>Inocybe auricoma</i> (Batsch) J.E. Lange	EN	B2abiii
<i>Inocybe ayeri</i> Furrer-Ziogas	DD	
<i>Inocybe boltonii</i> Heim	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe bongardii</i> (Weinmann) Quélet	LC	
<i>Inocybe bresadolae</i> Masee	EN	B2abiii
<i>Inocybe brunneoatra</i> (Heim) P.D. Orton	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe brunneotomentosa</i> Huijsman	DD	

<i>Inocybe caesariata</i> (Fr.) P. Karst.	RE?	
<i>Inocybe calamistrata</i> (Fr. : Fr.) Gillet	NT	pr. A2c
<i>Inocybe calospora</i> Quélet	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe carpta</i> (Scop.) Kummer	LC	
<i>Inocybe casimiri</i> Velenovsky	DD	
<i>Inocybe catalaunica</i> Singer	DD	
<i>Inocybe cervicolor</i> (Pers.) Quélet	LC	
<i>Inocybe cincinnata</i> (Fr. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Inocybe cincinnatula</i> Kühner	LC	
<i>Inocybe cookei</i> Bresadola	LC	
<i>Inocybe corydalina</i> Quélet	LC	
<i>Inocybe curreyi</i> (Berk.) Saccardo	DD	
<i>Inocybe curvipes</i> P. Karsten	LC	
<i>Inocybe deglubens</i> (Fr.) Gillet	EN	B2abiii
<i>Inocybe descissa</i> (Fr.) Quélet	DD	
<i>Inocybe dulcamara</i> (Pers.) Kummer	LC	
<i>Inocybe erinaceomorpha</i> Stangl & Veselsky	DD	
<i>Inocybe eutheles</i> (Berk. & Br.) Quélet	LC	
<i>Inocybe eutheles</i> var. <i>kuehneri</i> (Stangl & Veselsky) Reumaux	LC	
<i>Inocybe exiguispora</i> Alessio	DD	
<i>Inocybe fastigiata</i> (J.C. Sch. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Inocybe fibrosa</i> (Sow.) Gillet	EN	A2c
<i>Inocybe fibrosoides</i> Kühner & Boursier	VU	A2c
<i>Inocybe flavella</i> P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Inocybe flocculosa</i> Saccardo	LC	
<i>Inocybe fulvella</i> Bresadola	LC	
<i>Inocybe fuscidula</i> Velenovsky	LC	
<i>Inocybe fuscomarginata</i> Kühner	DD	
<i>Inocybe geophylla</i> (Sow. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Inocybe geophylla</i> var. <i>lilacina</i> (Peck) Gillet	LC	
<i>Inocybe geraniolens</i> M. Bon & Beller	DD	
<i>Inocybe glabripes</i> Ricken	DD	
<i>Inocybe godeyi</i> Gillet	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe grammata</i> Quélet	LC	
<i>Inocybe grata</i> Weinmann	DD	
<i>Inocybe griseolilacina</i> J.E. Lange	LC	
<i>Inocybe griseovelata</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Inocybe gymnocarpa</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Inocybe haemacta</i> (Berk. & Cooke) Saccardo	EN	B2abiii
<i>Inocybe heimiana</i> M. Bon	DD	
<i>Inocybe henryi</i> Reumaux	EN	B2abiii
<i>Inocybe hirtella</i> Bresadola	LC	
<i>Inocybe hirtelloides</i> Stangl & Veselsky	DD	
<i>Inocybe hygrophorus</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Inocybe hypophaea</i> Furrer-Ziogas	LC	
<i>Inocybe hystrix</i> (Fr.) P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Inocybe jurana</i> (Patouillard) Saccardo	LC	
<i>Inocybe lacera</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Inocybe langei</i> R. Heim	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe lanuginosa</i> (Bull. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Inocybe leptophylla</i> G.F. Atkinson	CR	B2abiii
<i>Inocybe leucoblema</i> Kühner	DD	
<i>Inocybe lucifuga</i> (Fr. : Fr.) P. Kummer	RE?	
<i>Inocybe lutescens</i> Vel.	LC	
<i>Inocybe maculata</i> Boudier	LC	
<i>Inocybe margaritispora</i> (Berk.) Saccardo	LC	
<i>Inocybe melliolens</i> Kühner	DD	
<i>Inocybe microfastigiata</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Inocybe microsopra</i> Lange	DD	

<i>Inocybe mixtilis</i> (Britz) Sacc.	LC	
<i>Inocybe muricellata</i> Bresadola	LC	
<i>Inocybe mycenoides</i> Kuyper	DD	
<i>Inocybe napipes</i> Lange	VU	A2c
<i>Inocybe nitidiuscula</i> (Britzelmayr) Saccardo	LC	
<i>Inocybe nobilis</i> (Heim) Alessio	DD	
<i>Inocybe oblectabilis</i> (Britz) Sacc.	DD	
<i>Inocybe obscura</i> (Kummer) Gillet	LC	
<i>Inocybe obscuroides</i> P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Inocybe obsoleta</i> Romagn.	EN	B2abiii
<i>Inocybe ochroalba</i> Bruylants	DD	
<i>Inocybe paludinella</i> (Peck) Saccardo	DD	
<i>Inocybe parvispora</i> Alessio	DD	
<i>Inocybe patouillardii</i> Bresadola	VU	A2c
<i>Inocybe pelargonium</i> Kühner	LC	
<i>Inocybe perbrevis</i> (Weinm.) Gillet	DD	
<i>Inocybe personata</i> Kühner	RE?	
<i>Inocybe petiginosa</i> (Fr. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Inocybe phaeodisca</i> Kühner	LC	
<i>Inocybe phaeoleuca</i> Kühner	DD	
<i>Inocybe piceae</i> St. & Schw.	DD	
<i>Inocybe pintureaui</i> Duch.	DD	
<i>Inocybe piriodora</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Inocybe piriodora</i> var. <i>incarnata</i> (Bresadola) R. Maire	LC	
<i>Inocybe pisciodora</i> Donald & Riouss.	EN	B2abiii
<i>Inocybe posterula</i> (Britzelm.) Sacc.	LC	
<i>Inocybe praetervisa</i> Quélet	LC	
<i>Inocybe proximella</i> P. Karst.	NT	pr. B2a
<i>Inocybe pseudodestructa</i> Stangl & Veselsky	LC	
<i>Inocybe pudica</i> Kühner	LC	
<i>Inocybe pusio</i> Karsten	LC	
<i>Inocybe queletii</i> Konrad	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe quietiodor</i> M. Bon	DD	
<i>Inocybe reducta</i> Lange	DD	
<i>Inocybe rhodiola</i> Bres.	RE?	
<i>Inocybe salicis</i> Kühner (1955)	EN	A2c
<i>Inocybe sambucina</i> (Fr. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Inocybe sindonia</i> (Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Inocybe soluta</i> Velenovsky	LC	
<i>Inocybe splendens</i> Heim	LC	
<i>Inocybe squamata</i> Lange	VU	A2c
<i>Inocybe squarrosa</i> Rea	DD	
<i>Inocybe striata</i> Bresadola	DD	
<i>Inocybe striatorimosa</i> Orton	EN	B2abiii
<i>Inocybe subbrunea</i> Kühner	DD	
<i>Inocybe subtigrina</i> Kühner	LC	
<i>Inocybe tarda</i> Kühner	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe tenebrosa</i> Quélet	LC	
<i>Inocybe tenuicystidiata</i> Hor. & Stangl	NT	pr. B2abiii
<i>Inocybe terrigena</i> (Fries) Kühner	VU	A2c
<i>Inocybe tigrina</i> Heim	EN	B2abiii
<i>Inocybe tjallingiorum</i> Kuyper	DD	
<i>Inocybe tricolor</i> Kühner	VU	A2c
<i>Inocybe umbratica</i> Quél.	DD	
<i>Inocybe umbrina</i> Bresadola	LC	
<i>Inocybe umbrinella</i> Bresadola	LC	
<i>Inocybe velenovskyi</i> Kühner & Boursier	DD	
<i>Inocybe xanthocephala</i> f. <i>roseipes</i> M. Bon	DD	
<i>Inocybe xanthocephala</i> P.D. Orton	DD	

<i>Inocybe xanthomelas</i> Boursier & Kühner	EN	B2abiii
<i>Inonotus cuticularis</i> (Bull. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Inonotus dryadeus</i> (Pers. : Fr.) Murrill	NT	pr. B2abiii
<i>Inonotus hastifer</i> Pouzar	LC	
<i>Inonotus hispidus</i> (Bull. : Fr.) Karsten	LC	
<i>Inonotus nodulosus</i> (Fr.) Pilát	NT	pr. B2abiii
<i>Inonotus obliquus</i> (Pers. : Fr.) Pilát	LC	
<i>Inonotus radiatus</i> (Sow. : Fr.) Karst.	LC	
<i>Inonotus rheades</i> (Pers.) Karst.	LC	
<i>Ionomidotis fulvotagens</i> (Berk. & M.A. Curtis) E.K. Cash	DD	
<i>Irpex bourdotii</i> (Saliba & A. David) Kotiranta & Saarenoksa	DD	
<i>Irpex lacteus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Ischnoderma benzoinum</i> (Wahlenberg : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Ischnoderma resinsum</i> (Schrad. : Fr.) P. Karsten	DD	
<i>Kneiffiella barba-jovis</i> (Bull. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Kretzschmaria deusta</i> (Hoffm. : Fr.) P.M.D. Martin	LC	
<i>Kuehneromyces lignicola</i> (Peck) Redh.	EN	B2abiii
<i>Kuehneromyces mutabilis</i> (Scop. : Fr.) Smith & Singer	LC	
<i>Kuehneromyces vernalis</i> (Sacc.) Singer & A.H. Sm.	EN	B2abiii
<i>Laccaria affinis</i> (Singer) M. Bon	LC	
<i>Laccaria amethystina</i> (Kummer) Cooke	LC	
<i>Laccaria bicolor</i> (Maire) Orton	LC	
<i>Laccaria laccata</i> (Scop. : Fr.) Cooke	LC	
<i>Laccaria ohiensis</i> (Mont.) Singer	LC	
<i>Laccaria proxima</i> (Boudier) Patouillard	LC	
<i>Laccaria pumila</i> Fayod	NT	pr. B2abiii
<i>Laccaria purpureobadia</i> Reid.	EN	B2abiii
<i>Laccaria tortilis</i> (Bolt. : Fr.) Cooke	LC	
<i>Lachnella alboviolascens</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lachnella ciliata</i> (Sauter) W.B. Cooke	DD	
<i>Lachnum nudipes</i> (Fuckel) Nannf.	DD	
<i>Lachnum pygmaeum</i> (Fr.) Bres.	DD	
<i>Lachnum virgineum</i> (Batsch : Fr.) P. Karst.	LC	
<i>Lacrymaria lacrymabunda</i> (Bull. : Fr.) Patouillard	LC	
<i>Lacrymaria pyrotricha</i> (Holmskjöld : Fr.) Konrad & Maublanc	LC	
<i>Lactarius acerrimus</i> Britzlemayr	LC	
<i>Lactarius acris</i> (Bolt. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Lactarius albocarneus</i> Britzlemayr	LC	
<i>Lactarius aspideus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	EN	A2c
<i>Lactarius aurantiacus</i> (Pers. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Lactarius aurantiofulvus</i> M. Bon	LC	
<i>Lactarius azonites</i> (Bull.) Fr.	LC	
<i>Lactarius badiosanguineus</i> Kühner & Romagnesi	LC	
<i>Lactarius bertillonii</i> (Z. Schaefer) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Lactarius blennius</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius blennius</i> f. <i>virescens</i> Lange	LC	
<i>Lactarius britannicus</i> D.A. Reid	LC	
<i>Lactarius camphoratus</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius chrysorrheus</i> Fr.	LC	
<i>Lactarius circellatus</i> Fr.	LC	
<i>Lactarius citriolens</i> Pouzar	EN	A2c
<i>Lactarius controversus</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Lactarius cremor</i> Fr.	LC	
<i>Lactarius cyathuliformis</i> Bon	VU	A2c
<i>Lactarius decipiens</i> Quélet	LC	
<i>Lactarius deliciosus</i> (L. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Lactarius deterrimus</i> Gröger	LC	
<i>Lactarius evosmus</i> Kühner & Romagnesi	LC	
<i>Lactarius fascians</i> (Fr. : Fr.) Fr.	CR	B2abiii

<i>Lactarius favrei</i> Jahn	LC	
<i>Lactarius flavidus</i> Boudier	NT	pr. A2c
<i>Lactarius flexuosus</i> (Pers. : Fr.) S.F. Gray	NT	pr. B2abiii
<i>Lactarius flexuosus</i> var. <i>roseozonatus</i> von Post	DD	
<i>Lactarius fluens</i> Boudier	LC	
<i>Lactarius fuliginosus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius fulvissimus</i> Romagnesi	LC	
<i>Lactarius fuscus</i> Rolland	EN	A2c
<i>Lactarius glaucescens</i> Crossland	LC	
<i>Lactarius glyciosmus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius helvus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	NT	pr. A2c
<i>Lactarius hepaticus</i> Plowright	EN	A2c
<i>Lactarius hysginus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius ichoratus</i> (Batsch) Fr.	LC	
<i>Lactarius illyricus</i> Piltaver	DD	
<i>Lactarius intermedius</i> Cooke	LC	
<i>Lactarius lacunarum</i> Hora	LC	
<i>Lactarius lignyotus</i> Fr.	VU	A2c
<i>Lactarius lilacinus</i> (Lasch : Fr.) Fr.	VU	A2c
<i>Lactarius luridus</i> (Pers. : Fr.) S.F. Gray	NT	pr. A2c
<i>Lactarius mairei</i> var. <i>zonatus</i> Pearson	DD	
<i>Lactarius mammosus</i> Fr.	LC	
<i>Lactarius mitissimus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius musteus</i> Fr.	EN	A2c
<i>Lactarius obscuratus</i> (Lasch : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius omphaliformis</i> Romagnesi	EN	A2c
<i>Lactarius pallidus</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Lactarius pergamenus</i> (Swartz : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius picinus</i> Fr.	LC	
<i>Lactarius pinastris</i> Romagnesi	LC	
<i>Lactarius piperatus</i> (L. : Fr.) Pers.	LC	
<i>Lactarius pterosporus</i> Romagnesi	LC	
<i>Lactarius pubescens</i> Fr.	LC	
<i>Lactarius pyrogalus</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius quieticolor</i> Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Lactarius quieticolor</i> var. <i>hemicyaneus</i> (M. Bon) M.T. Basso	EN	B2abiii
<i>Lactarius quietus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius repraesentaneus</i> Britz.	EN	B2abiii
<i>Lactarius romagnesii</i> M. Bon	LC	
<i>Lactarius rubrocinctus</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Lactarius rufus</i> (Scop. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius rugatus</i> Kühn. & Romagnesi	DD	
<i>Lactarius rugosus</i> Romagnesi	LC	
<i>Lactarius salmonicolor</i> Heim & Leclair	LC	
<i>Lactarius sanguifluus</i> (Paulet) Fr.	EN	A2c
<i>Lactarius scrobiculatus</i> (Scop. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius semisanguifluus</i> Heim & Leclair	LC	
<i>Lactarius serifluus</i> (De Cand. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius sphagneti</i> (Fr.) Gröger	NT	pr. A2c
<i>Lactarius spinosulus</i> Quélet	VU	B2abiii
<i>Lactarius spurius</i> Romagnesi [<i>inval.</i>]	DD	
<i>Lactarius subdulcis</i> (Pers. : Fr.) S. F. Gray	LC	
<i>Lactarius subumbonatus</i> Lindgren	LC	
<i>Lactarius tabidus</i> Fr.	LC	
<i>Lactarius theiogalus</i> (Bull. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Lactarius tithymalinus</i> (Scop.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Lactarius torminosus</i> (J.C. Sch. : Fr.) Pers.	LC	
<i>Lactarius trivialis</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius turpis</i> (Weinmann) Fr.	LC	

<i>Lactarius utilis</i> (Weinm.) Fr.	DD	
<i>Lactarius uvidus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius uvidus</i> var. <i>candidulus</i> Neuhoff	EN	B2abiii
<i>Lactarius uvidus</i> var. <i>pallidus</i> Bres.	DD	
<i>Lactarius vellereus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius vellereus</i> var. <i>hometii</i> (Gill.) Boud.	LC	
<i>Lactarius vietus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	NT	pr. A2c
<i>Lactarius vinosus</i> (Quélet) Quélet	DD	
<i>Lactarius violascens</i> (Otto : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius volemus</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lactarius zonarius</i> (Bull.) Fr.	LC	
<i>Laetiporus sulphureus</i> (Bull. : Fr.) Murrill	LC	
<i>Langermannia gigantea</i> (Batsch : Pers.) Rostkovius	LC	
<i>Laxitextum bicolor</i> (Pers. : Fr.) Lentz	LC	
<i>Leccinum aerugineum</i> (Fr.) Lannoy & Estades	VU	A2c + B2ab(iii)
<i>Leccinum alboroseolum</i> (J. Blum) Lannoy & Estades	DD	
<i>Leccinum aurantiacum</i> (Bull.) S.F. Gray	LC	
<i>Leccinum avellaneum</i> (Blum) M. Bon	NT	pr. B2abiii
<i>Leccinum brunneogriseolum</i> Lannoy & Estades	LC	
<i>Leccinum carpini</i> (R. Schulz) D.A. Reid	LC	
<i>Leccinum crocipodium</i> (Letellier) Watling	LC	
<i>Leccinum cyaneobasileucum</i> Lannoy & Estades	EN	A2c
<i>Leccinum duriusculum</i> (Schulzer) Singer	LC	
<i>Leccinum floccopus</i> (E.-J. Gilbert) Redeuilh	VU	A2c
<i>Leccinum fuscoalbum</i> (Sowerby) Lannoy & Estades	DD	
<i>Leccinum holopus</i> (Rostkovius) Watling	EN	A2c
<i>Leccinum molle</i> (Bon) Bon	LC	
<i>Leccinum murinaceum</i> (Blum) Bon	EN	B2abiii
<i>Leccinum nigrellum</i> Redeuilh	DD	
<i>Leccinum nucatum</i> Lannoy & Estades	NT	pr. B2a
<i>Leccinum piceinum</i> Pilát & Dermek	LC	
<i>Leccinum pulchrum</i> Lannoy & Estades	EN	B2abiii
<i>Leccinum quercinum</i> Pilát & Dermek	LC	
<i>Leccinum rigidipes</i> Orton	DD	
<i>Leccinum roseofractum</i> Watling	VU	A2c
<i>Leccinum rotundifoliae</i> (Singer) A.H. Sm., Thiers & Watling	CR	B2abiii
<i>Leccinum scabrum</i> (Bull. : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Leccinum scabrum</i> var. <i>melaneum</i> (F. Smotlacha) Dermek	LC	
<i>Leccinum schistophilum</i> Bon	DD	
<i>Leccinum variicolor</i> Watling	LC	
<i>Leccinum vulpinum</i> Watling	DD	
<i>Lentaria albovinacea</i> Pilát	EN	B2abiii
<i>Lentaria byssiseda</i> Corner	CR	B2abiii
<i>Lentaria dendroidea</i> (O.R. Fr.) J.H. Petersen	RE?	
<i>Lentaria subcaulescens</i> (Rebentisch : Fr.) S. Rauschert	RE	
<i>Lentinellus castoreus</i> (Fr. : Fr.) Kühner & Maire	DD	
<i>Lentinellus cochleatus</i> (Pers. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Lentinellus inolens</i> (Konrad & Maublanc) Konrad & Maublanc	LC	
<i>Lentinellus micheneri</i> (Berk. & Curt.) Pegler	EN	B2abiii
<i>Lentinellus ursinus</i> (Fr. : Fr.) Kühn.	EN	A2c
<i>Lentinellus vulpinus</i> (Sow. : Fr.) Kühner & R. Maire	RE?	
<i>Lentinus suavissimus</i> Fr.	VU	A2c
<i>Lentinus tigrinus</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lentomita hirsutula</i> Bres. Ss. Munk	DD	
<i>Lenzites betulinus</i> (L. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Lenzites warnieri</i> Durieu & Montagne	EN	B2abiii
<i>Leotia atrovirens</i> Pers.	DD	

<i>Leotia lubrica</i> (Scop. : Fr.) Pers.	LC	
<i>Lepiota alba</i> (Bres.) Saccardo	EN	A2c
<i>Lepiota boudieri</i> Bresadola	LC	
<i>Lepiota brunneoincarnata</i> Chod. & Mart.	VU	A2c
<i>Lepiota castanea</i> Quélet	LC	
<i>Lepiota clypeolaria</i> (Bull. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Lepiota cristata</i> (Bolt. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Lepiota echinella</i> Quélet & G. E. Bernard	EN	B2abiii
<i>Lepiota erminea</i> (Fr. : Fr.) Kummer	EN	B2abiii
<i>Lepiota felina</i> (Pers.) P. Karsten	NT	pr. A2c
<i>Lepiota fuscovinacea</i> F.H. Møller & J.E. Lange	EN	A2c
<i>Lepiota grangei</i> (Eyre) Kühner	EN	B2abiii
<i>Lepiota griseovirens</i> Maire	DD	
<i>Lepiota helveola</i> Bresadola	EN	B2abiii
<i>Lepiota ignipes</i> M. Bon	LC	
<i>Lepiota ignivolvata</i> Bousset & Josserand	NT	pr. B2abiii
<i>Lepiota josserandii</i> M. Bon & Boiffard	NT	pr. B2abiii
<i>Lepiota kuehneri</i> Hora	DD	
<i>Lepiota kuehneriana</i> Locquin	LC	
<i>Lepiota latispora</i> (Wasser) M. Bon	LC	
<i>Lepiota lilacea</i> Bresadola	VU	A2c
<i>Lepiota micropholis</i> (Berk. & Br.) Saccardo	RE?	
<i>Lepiota obscura</i> (M. Bon) Babos	DD	
<i>Lepiota ochraceofulva</i> Orton	DD	
<i>Lepiota ochraceosulfurescens</i> M. Bon	LC	
<i>Lepiota oreadiformis</i> var. <i>laevigata</i> (J.E. Lange) M. Bon	CR	B2abiii
<i>Lepiota pilodes</i> Vellinga & Huijser	DD	
<i>Lepiota pseudofelina</i> J.E. Lange	VU	A2c
<i>Lepiota pseudohelveola</i> Hora	LC	
<i>Lepiota pseudolilacea</i> Huijsman	DD	
<i>Lepiota saponella</i> M. Bodin & Priou	DD	
<i>Lepiota subgracilis</i> Wasser	EN	B2abiii
<i>Lepiota subincarnata</i> J.E. Lange	EN	B2abiii
<i>Lepiota sublaevigata</i> Bon & Boiffard	EN	A2c
<i>Lepiota ventriosopora</i> Reid.	LC	
<i>Lepiota xanthophylla</i> Orton	CR	B2abiii
<i>Lepista densifolia</i> (Favre) Singer & Cléménçon	NT	pr. B2abiii
<i>Lepista gilva</i> (Pers. : Fr.) Roze	LC	
<i>Lepista glaucocana</i> (Bresadola) Singer	LC	
<i>Lepista inversa</i> (Scop. : Fr.) Patouillard	LC	
<i>Lepista irina</i> (Fr.) Bigelow	LC	
<i>Lepista lentiginosa</i> (Fr.) Bresinsky	NT	pr. B2abiii
<i>Lepista martiorum</i> (J. Favre) M. Bon	CR	B2abiii
<i>Lepista multififormis</i> (Romell) G. Gulden	DD	
<i>Lepista nebularis</i> (Batsch : Fr.) Harmaja	LC	
<i>Lepista nuda</i> (Bull. : Fr.) Cooke	LC	
<i>Lepista ovispora</i> (J.E. Lange) G. Gulden	DD	
<i>Lepista panaeolus</i> (Fr.) P. Karsten	EN	A2c
<i>Lepista personata</i> (Fr. : Fr.) Cooke	EN	A2c
<i>Lepista sordida</i> (Schum. : Fr.) Singer	LC	
<i>Leptoporus mollis</i> (Pers. : Fr.) Pilát	LC	
<i>Leucangium carthusianum</i> (Tul. & C. Tul.) Paol.	DD	
<i>Leucangium ophthalmosporum</i> Quélet	DD	
<i>Leucoagaricus badhamii</i> (Berk. & Br.) Locquin	LC	
<i>Leucoagaricus bresadolae</i> (Schulzer von Muggenburger) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Leucoagaricus brunneocingulatus</i> (Orton) M. Bon	DD	
<i>Leucoagaricus cinerascens</i> (Quélet) M. Bon & Boiffard	EN	A2c
<i>Leucoagaricus croceovelutinus</i> (M. Bon & Boiffard) M. Bon & Boiffard	DD	
<i>Leucoagaricus griseodiscus</i> (M. Bon) M. Bon & Migliozi	DD	

<i>Leucoagaricus holosericeus</i> (Gillet) Moser	EN	B2abiii
<i>Leucoagaricus leucothites</i> (Vittadini) Nasser	LC	
<i>Leucoagaricus subcretaceus</i> M. Bon	EN	B2abiii
<i>Leucoagaricus sublittoralis</i> (Kühner ex Hora) Singer	DD	
<i>Leucoagaricus wichanskyi</i> (Pilát) M. Bon & Boiffard	DD	
<i>Leucocoprinus brebissonii</i> (Godey) Locquin	DD	
<i>Leucocoprinus cepistipes</i> (Sow. : Fr.) Patouillard	VU	D2
<i>Leucocoprinus cretatus</i> Lanzoni	EN	A2c
<i>Leucocortinarius bulbiger</i> (Alb. Et Schw. : Fr.) Singer	LC	
<i>Leucopaxillus albissimus</i> (Peck) Sing.	EN	A2c
<i>Leucopaxillus albissimus</i> var. <i>piceinus</i> (Peck) Singer & A.H. Smith	EN	B2abiii
<i>Leucopaxillus amarus</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Kühner	LC	
<i>Leucopaxillus candidus</i> (Bresadola) Singer	EN	A2c
<i>Leucopaxillus compactus</i> (Quélet) Neuhoff	CR	B2abiii
<i>Leucopaxillus giganteus</i> (Leysser : Fr.) Singer	CR	A2c
<i>Leucopaxillus lentus</i> (Saccardo) Courtecuisse	RE?	
<i>Leucopaxillus paradoxus</i> (Costantin & Dufour) Boursier	NT	pr. B2abiii
<i>Leucopaxillus rhodoleucus</i> (Romell) Kühner	EN	B2abiii
<i>Lichenomphalia alpina</i> (Britzelmayr) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	NT	pr. B2abiii
<i>Lichenomphalia umbellifera</i> (L. : Fr.) Redhead, Lutzoni, Moncalvo & Vilgalys	NT	pr. A2c
<i>Limacella furnacea</i> (Letellier) E.-J. Gilbert	CR	B2abiii
<i>Limacella glioderma</i> (Fr.) Maire	EN	A2c
<i>Limacella guttata</i> (Pers. : Fr.) Konrad & Maublanc	LC	
<i>Limacella illinita</i> (Fr.) Maire	DD	
<i>Limacella illinita</i> var. <i>ochraceorosea</i> Beguet & Bon	DD	
<i>Limacella ochraceolutea</i> P.D. Orton	DD	
<i>Limacella vinosorubescens</i> Furrer	NT	pr. A2c
<i>Litschauerella clematidis</i> (Bourd. & Galz.) Erikss. & Ryv.	DD	
<i>Lobulicium occultum</i> K.-H. Larsson & Hjortstam	DD	
<i>Loreleia marchantiae</i> (Singer & Cléménçon) Redhead, Moncalvo, Vilgalys & Lutzoni	NT	pr. B2a
<i>Loreleia postii</i> (Fr.) Redhead, Moncalvo, Vilgalys & Lutzoni	CR	B2abiii
<i>Lycoperdon decipiens</i> Durieu & Montagne	NT	pr. B2a
<i>Lycoperdon echinatum</i> Pers. : Pers.	LC	
<i>Lycoperdon foetidum</i> Bonorden	LC	
<i>Lycoperdon lividum</i> Pers.	EN	A2c
<i>Lycoperdon mammaeforme</i> Pers. : Pers.	NT	pr. A2c
<i>Lycoperdon molle</i> Pers. : Pers.	LC	
<i>Lycoperdon perlatum</i> Pers. : Pers.	LC	
<i>Lycoperdon umbrinum</i> Pers. : Pers.	LC	
<i>Lyophyllum amariusculum</i> Cléménçon	VU	A2c
<i>Lyophyllum caerulescens</i> Cléménçon	DD	
<i>Lyophyllum connatum</i> (Schum. : Fr.) Singer	LC	
<i>Lyophyllum decastes</i> (Fr. : Fr.) Singer	LC	
<i>Lyophyllum fumosum</i> (Pers. : Fr.) P.D. Orton	LC	
<i>Lyophyllum gangraenosum</i> (Fr.) G. Gulden	EN	B2abiii
<i>Lyophyllum immundum</i> (Berk.) Kühner	NT	pr. B2abiii
<i>Lyophyllum infumatum</i> (Bresadola) Kühner	LC	
<i>Lyophyllum konradianum</i> (R. Maire) Konrad & Maublanc	EN	B2abiii
<i>Lyophyllum loricatum</i> (Fr.) Kalamees	DD	
<i>Lyophyllum maas-geesterani</i> Cléménçon & Winterhoff	DD	
<i>Lyophyllum macrosporum</i> Singer	DD	
<i>Lyophyllum rhopalopodium</i> Cléménçon	EN	B2abiii
<i>Lyophyllum semitale</i> (Fr. : Fr.) Kalamees	LC	
<i>Lyophyllum tenebrosum</i> Cléménçon	DD	
<i>Lyophyllum transforme</i> (Britzelmayr) Singer	VU	A2c
<i>Macowanites mattirolanus</i> (Cavara) T. Lebel & Trappe (2000)	DD	
<i>Macrocystidia cucumis</i> (Pers. : Fr.) Jossierand	LC	
<i>Macrolepiota excoriata</i> (Sch. : Fr.) Wasser	LC	

<i>Macrolepiota fuliginosa</i> (Barla) Bon	LC	
<i>Macrolepiota konradii</i> (P.D. Orton) L. Vassiliev	LC	
<i>Macrolepiota mastoidea</i> (Fr. : Fr.) Singer	LC	
<i>Macrolepiota olivascens</i> Moser	DD	
<i>Macrolepiota procera</i> (Scop. : Fr.) Singer	LC	
<i>Macrolepiota rickenii</i> (Velenovsky) Bellù & Lanzoni	LC	
<i>Macrotiophula fistulosa</i> (Holmskjöld : Fr.) R.H. Petersen	LC	
<i>Macrotiophula juncea</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Berthier	LC	
<i>Marasmiellus candidus</i> (Bolt.) Singer	LC	
<i>Marasmiellus foetidus</i> (Sow. : Fr.) Antonín, Halling & Noordeloos	LC	
<i>Marasmiellus perforans</i> (Hoffm. : Fr.) Antonín, Halling & Noordeloos	LC	
<i>Marasmiellus ramealis</i> (Bull. : Fr.) Singer	LC	
<i>Marasmiellus trabutii</i> (R. Maire) Singer	EN	B2abiii
<i>Marasmiellus tricolor</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Singer	DD	
<i>Marasmiellus vaillantii</i> (Pers. : Fr.) Singer	NT	pr. B2abiii
<i>Marasmius alliaceus</i> (Jacq. : Fr.)Fr.	LC	
<i>Marasmius anomalus</i> Lasch	LC	
<i>Marasmius bulliardii</i> Quélet	LC	
<i>Marasmius buxi</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Marasmius cespitum</i> Quélet	EN	B2abiii
<i>Marasmius cohaerens</i> (Pers. : Fr.) Cke & Quélet.	LC	
<i>Marasmius collinus</i> (Scop. : Fr.) Sing.	EN	B2abiii
<i>Marasmius curreyi</i> Berk. & Br.	EN	A2c
<i>Marasmius epiphyllodes</i> (Rea) Sacc. & Trott.	EN	B2abiii
<i>Marasmius epiphyllus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Marasmius hudsonii</i> (Pers. : Fr.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Marasmius limosus</i> Quélet	LC	
<i>Marasmius oreades</i> (Bolt. : Fr.) Fr.	NT	pr. A2c
<i>Marasmius querceus</i> Britzelmayr	LC	
<i>Marasmius rotula</i> (Scop. : Fr.) Fr	LC	
<i>Marasmius saccharinus</i> (Batsch : Fr.) Fr.	LC	
<i>Marasmius scorodonius</i> (Fr. : Fr.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Marasmius setosus</i> (Sow.) Noordeloos	LC	
<i>Marasmius splachnoides</i> (Hornem.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Marasmius tenuiparietalis</i> Singer	LC	
<i>Marasmius torquescens</i> Quélet.	NT	pr. B2abiii
<i>Marasmius wettsteinii</i> Sacc. & Sydow	LC	
<i>Marasmius wynneae</i> Berk. & Br.	LC	
<i>Marcellina rickii</i> (Rehm) Graddon	DD	
<i>Martellia pila</i> (Patouillard) Vidal	RE?	
<i>Megacollybia platyphylla</i> (Pers. : Fr.) Kotlaba & Pouzar	LC	
<i>Melanogaster broomeianus</i> Berk.	EN	B2abiii
<i>Melanogaster macrosporus</i> Velen.	DD	
<i>Melanogaster tuberiformis</i> Corda	RE?	
<i>Melanoleuca arcuata</i> (Bull. : Fr.) Singer	DD	
<i>Melanoleuca bresadolana</i> M. Bon	DD	
<i>Melanoleuca brevipes</i> (Bull. : Fr.) Patouillard	LC	
<i>Melanoleuca cognata</i> (Fr.) Konrad & Maublanc	LC	
<i>Melanoleuca decembris</i> M. Bon	DD	
<i>Melanoleuca decembris</i> var. <i>pseudorasilis</i> M. Bon	VU	A2c
<i>Melanoleuca evenosa</i> (Saccardo) Konrad & Maublanc	NT	pr. A2c
<i>Melanoleuca friesii</i> (Bresadola) Bon	EN	B2abiii
<i>Melanoleuca graminicola</i> (Vel.) Kühner & Maire	LC	
<i>Melanoleuca grammopodia</i> (Bull. : Fr.) Patouillard	LC	
<i>Melanoleuca heterocystidiosa</i> (Beller & Bon) Bon	NT	pr. B2abiii
<i>Melanoleuca humilis</i> (Pers. : Fr.) Patouillard	EN	B2abiii
<i>Melanoleuca kuehneri</i> Bon	LC	
<i>Melanoleuca melaleuca</i> (Pers. : Fr.) Murrill	LC	
<i>Melanoleuca metrodiana</i> Bon	VU	B2abiii

<i>Melanoleuca nauseosa</i> (Boekh.) Bon	EN	B2abiii
<i>Melanoleuca oreina</i> (Fr. : Fr.) Kühner & Maire	NT	pr. B2abiii
<i>Melanoleuca parisiorum</i> M. Bon	DD	
<i>Melanoleuca phaeopodia</i> (Bull. : Fr.) Sing.	RE?	
<i>Melanoleuca polioleuca</i> (Fr.) Kühner & Maire	LC	
<i>Melanoleuca rasilis</i> (Fr.) Sing.	DD	
<i>Melanoleuca schumacheri</i> (Fr. : Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Melanoleuca spegazzinii</i> (Saccardo & D. Saccardo) Singer	RE?	
<i>Melanoleuca strictipes</i> (P. Karsten) J. Schäffer	LC	
<i>Melanoleuca stridula</i> (Fr.) Singer	EN	A2c
<i>Melanoleuca stridula</i> var. <i>pallidipes</i> (J.E. Lange) Bon	DD	
<i>Melanoleuca subalpina</i> (Britzelm.) Bresinsky & Stangl	DD	
<i>Melanoleuca subbrevipes</i> M. Bon	LC	
<i>Melanoleuca tristis</i> Moser	EN	B2abiii
<i>Melanoleuca verrucipes</i> (Fr.) Singer	NT	pr. B2abiii
<i>Melanophyllum eyrei</i> (Masse) Singer	CR	B2abiii
<i>Melanophyllum haematospermum</i> (Bull. : Fr.) Kreisel	LC	
<i>Melastiza cornubiensis</i> (Berk. & Broome) J. Moravec	LC	
<i>Melastiza flavorubens</i> (Rehm) Pfister & Korf	CR	B2abiii
<i>Meotomyces dissimulans</i> (Berk. & Br.) Vizzini	DD	
<i>Meripilus giganteus</i> (Pers. : Fr.) Karsten	LC	
<i>Merismodes anomalus</i> (Pers. : Fr.) Singer	LC	
<i>Meruliopsis corium</i> (Pers. : Fr.) Ginns	LC	
<i>Microglossum nudipes</i> Boud.	NT	pr. B2a
<i>Microglossum olivaceum</i> (Pers. : Fr.) Gillet	CR	B2abiii
<i>Microglossum viride</i> (Pers. : Fr.) Gillet	VU	B2abiii
<i>Microstoma protractum</i> (Fr.) Kanouse	CR	B2abiii
<i>Mitrophora semilibera</i> (DC.) Lév.	NT	pr. B2a
<i>Mitrulella paludosa</i> Fr.	NT	pr. A2c
<i>Mollisia ramealis</i> P. Karst.	DD	
<i>Mollisia rosae</i> (Pers. : Fr.) P. Karst.	DD	
<i>Monilinia baccarum</i> (J. Schröt.) Whetzel	EN	B2abiii
<i>Monilinia urnula</i> (Weinm) Whetzel	CR	B2abiii
<i>Morchella conica</i> Pers.	LC	
<i>Morchella costata</i> (Vent.) Pers.	LC	
<i>Morchella crassipes</i> (Vent.) Persoon	DD	
<i>Morchella deliciosa</i> f. <i>purpurascens</i> Boud.	NT	pr. B2abiii
<i>Morchella elata</i> Fr. : Fr.	LC	
<i>Morchella esculenta</i> var. <i>vulgaris</i> Pers.	LC	
<i>Morchella hetieri</i> Boud.	VU	D2
<i>Morchella intermedia</i> Boudier	DD	
<i>Morchella olivea</i> Quélet	VU	D2
<i>Morchella rotunda</i> (Pers. : Fr.) Boud.	LC	
<i>Morchella spongiola</i> Boud.	DD	
<i>Morchella tridentina</i> Bres.	LC	
<i>Morganella piriformis</i> (J.C. Sch. : Pers.) Kreisel & Krüger	LC	
<i>Multiclavula mucida</i> (Pers. : Fr.) R.H. Petersen	VU	B2abiii
<i>Mutinus caninus</i> (Huds. : Pers.) Fr.	LC	
<i>Mycena abramsii</i> (Murr.) Murr.	LC	
<i>Mycena aciculata</i> (A.H. Smith) Desjardin & Horak	LC	
<i>Mycena adonis</i> (Bull. : Fr.) S. F. Gray	EN	A2c
<i>Mycena aetites</i> (Fr.) Quélet	NT	pr. A2c
<i>Mycena albidolilacea</i> Kühner & R. Maire	DD	
<i>Mycena amicta</i> (Fr. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Mycena ammoniaca</i> (Fr.) Quélet	LC	
<i>Mycena arcangeliana</i> Bresadola	LC	
<i>Mycena atroalba</i> (Bolt. : Fr.) S.F. Gray	DD	
<i>Mycena aurantiomarginata</i> (Fr.:Fr.) Quélet	LC	
<i>Mycena bulbosa</i> (Cejp.) Kühn.	VU	B2abiii

<i>Mycena capillaripes</i> Peck	LC	
<i>Mycena capillaris</i> (Schum : Fr.) Kumm	LC	
<i>Mycena cinerella</i> (Karsten) Karsten	LC	
<i>Mycena citrinomarginata</i> Gill.	LC	
<i>Mycena clavicularis</i> (Fr. : Fr.) Gillet	DD	
<i>Mycena clavularis</i> (Batsch : Fr.) Saccardo	DD	
<i>Mycena crocata</i> (Schrad. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena cyanorrhiza</i> Quélet	LC	
<i>Mycena diosma</i> Krieglsteiner & Schwöbel	LC	
<i>Mycena epipterygia</i> (Scop. : Fr.) S.F.Gray	LC	
<i>Mycena erubescens</i> v. Höhnelt	LC	
<i>Mycena fagetorum</i> (Fr.) Gillet	LC	
<i>Mycena filopes</i> (Bull. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena flavescens</i> Velenovsky	LC	
<i>Mycena flavoalba</i> (Fr.) Quélet	LC	
<i>Mycena floridula</i> (Fr.) P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Mycena flos-nivium</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Mycena galericulata</i> (Scop. : Fr.) S. F. Gray	LC	
<i>Mycena galopus</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena haematopus</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena hemisphaerica</i> Peck	EN	B2abiii
<i>Mycena hiemalis</i> (Osbeck) Quélet	LC	
<i>Mycena inclinata</i> (Fr.) Quélet	LC	
<i>Mycena laevigata</i> (Lasch. : Fr.) Gillet	EN	B2abiii
<i>Mycena leptcephala</i> (Pers. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Mycena leptophylla</i> (Peck) Saccardo	VU	A2c
<i>Mycena leucogala</i> (Cooke) Saccardo	LC	
<i>Mycena maculata</i> P. Karsten	LC	
<i>Mycena maurella</i> Robich	DD	
<i>Mycena megaspora</i> Kauffmann	VU	A2c
<i>Mycena meliigena</i> (Berk. & Cooke) Saccardo	LC	
<i>Mycena metata</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena mirata</i> (Peck) Saccardo	EN	B2abiii
<i>Mycena mucor</i> (Batsch : Fr.) Gillet	LC	
<i>Mycena niveipes</i> (Murrill) Murrill	EN	B2abiii
<i>Mycena nucicola</i> Huijsman	DD	
<i>Mycena olida</i> Bresadola	LC	
<i>Mycena olivaceomarginata</i> (Masse) Masee	LC	
<i>Mycena olivaceomarginata</i> f. <i>roseofusca</i> (Kühner) Maas Geesteranus	DD	
<i>Mycena pelianthina</i> (Fr. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Mycena phaeophylla</i> Kühner	EN	B2abiii
<i>Mycena pilosella</i> Maas Geesteranus	VU	D2
<i>Mycena plumipes</i> (Kalchbrenner) P.-A. Moreau	LC	
<i>Mycena polygramma</i> (Bull. : Fr.) S. F. Gray	LC	
<i>Mycena pseudocorticola</i> Kühner	LC	
<i>Mycena pseudopicta</i> (J.E. Lange) Kühner	VU	B2abiii
<i>Mycena pterigena</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena pura</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena purpureofusca</i> (Peck) Saccardo	EN	B2abiii
<i>Mycena renatii</i> Quélet	LC	
<i>Mycena rhenana</i> Maas Geesteranus & Winterhoff	EN	B2abiii
<i>Mycena riparia</i> Maas Geesteranus	DD	
<i>Mycena romagnesiana</i> Maas Geesteranus	LC	
<i>Mycena rosea</i> (Pers.) Gramberg	LC	
<i>Mycena rosea</i> f. <i>candida</i> Robich	DD	
<i>Mycena rosella</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena rubromarginata</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena sanguinolenta</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena silvae-nigrae</i> Maas Geesteranus & Schwöbel	EN	B2abiii

<i>Mycena speirea</i> (Fr. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Mycena stipata</i> M. Geest & Schwöbel	LC	
<i>Mycena stylobates</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena tenerrima</i> Quélet	LC	
<i>Mycena tintinnabulum</i> (Batsch) Quélet	LC	
<i>Mycena viridimarginata</i> P. Karsten	NT	pr. B2abiii
<i>Mycena viscosa</i> Maire	LC	
<i>Mycena vitilis</i> (Fr.) Quélet	LC	
<i>Mycena vitrea</i> (Fr. : Fr.) Quélet	DD	
<i>Mycena vulgaris</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycena zephrus</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Mycenella bryophila</i> (Vogl.) Sing.	EN	B2abiii
<i>Myriosclerotinia sulcatula</i> T. Schumach. & L. M. Kohn	DD	
<i>Myxomphalia maura</i> (Fr. : Fr.) Hora	LC	
<i>Nectria cinnabarina</i> (Tode) Fr.	LC	
<i>Nectria cinnabarina</i> var. <i>ribis</i> (Tode) Wollenw.	LC	
<i>Nectria coccinea</i> (Pers.) Fr.	LC	
<i>Nemania serpens</i> (Pers. : Fr.) Gray	LC	
<i>Neobulgaria pura</i> (Pers. : Fr.) Petr.	LC	
<i>Neolentinus adhaerens</i> (Alb.& Schw :Fr.) Redh. & Ginns	LC	
<i>Neolentinus adhaerens</i> var. <i>inadhaerens</i> (Mal.& Bert.) Bouvet & Sugny	DD	
<i>Neolentinus degener</i> (Kalchbrenner) Hrouda	EN	A2c
<i>Neolentinus suffrutescens</i> (Brotero : Fr.) May & Wood	EN	B2abiii
<i>Neottiella hetieri</i> Boud.	DD	
<i>Neottiella ricciae</i> (P. Crouan & H. Crouan) Korf & W.Y. Zhuang	DD	
<i>Neottiella rutilans</i> (Fr.) Boud.	NT	pr. A2c
<i>Nidularia deformis</i> (Willdenow : Pers.) Fr. & Nordh.	DD	
<i>Nothomitra cinnamomea</i> Maas Geest.	CR	B2abiii
<i>Octaviania asterosperma</i> Vittad.	DD	
<i>Octaviania cerea</i> (Soehner) Svrcek	DD	
<i>Octospora phagospora</i> (Flageolet & Lorton) Dennis & Itzerott	DD	
<i>Ombrophila limosella</i> (P. Karst.) Rehm	LC	
<i>Omphaliaster asterosporus</i> (J.E. Lange) Lamoure	DD	
<i>Omphalina demissa</i> (Fr. : Fr.) Quélet	VU	D2
<i>Omphalina hepatica</i> (Fr. : Fr.) P.D. Orton	CR	B2abiii
<i>Omphalina mutila</i> (Fr. : Fr.) P.D. Orton	RE?	
<i>Omphalina pyxidata</i> (Bull. : Fr.) Quélet	EN	A2c
<i>Omphalina ventosa</i> (Fr.) Quélet	EN	B2abiii
<i>Omphalotus illudens</i> (Schw. : Fr.) Saccardo	LC	
<i>Ophiocordyceps dittmarii</i> (Quél.) G.H. Sung, J.M. Sung, Hywel-Jones & Spatafora	DD	
<i>Ophiocordyceps entomorrhiza</i> (Dicks.) G.H. Sung, J.M. Sung, Hywel-Jones & Spatafora	DD	
<i>Ophiocordyceps forquignonii</i> (Quél.) G.H. Sung, J.M. Sung, Hywel-Jones & Spatafora	DD	
<i>Ophiocordyceps gracilis</i> (Grev.) G.H. Sung, J.M. Sung, Hywel-Jones & Spatafora	LC	
<i>Ophiocordyceps larvicola</i> (Quél.) Van Vooren	DD	
<i>Ophiocordyceps sphecocephala</i> (Klotzsch ex Berk.) G.H. Sung, J.M. Sung, Hywel-Jones & Spatafora	DD	
<i>Ossicaulis lignatilis</i> (Pers. : Fr.) Redhead & Ginns	DD	
<i>Otidea abietina</i> (Pers.) Fuckel	LC	
<i>Otidea alutacea</i> (Pers. : Fr.) Masee	LC	
<i>Otidea apophysata</i> (Cooke & W. Phillips) Sacc.	DD	
<i>Otidea bufonia</i> (Pers.) Boud.	LC	
<i>Otidea cochleata</i> (Huds.) Fuckel	DD	
<i>Otidea concinna</i> (Pers.) Sacc.	EN	B2abiii
<i>Otidea felina</i> (Pers.) Bres.	DD	
<i>Otidea fuckelii</i> M. Carbone & Van Vooren	RE?	
<i>Otidea grandis</i> (Pers.) Rehm	DD	
<i>Otidea onotica</i> (Pers. : Fr.) Fuckel	LC	

<i>Otidea propinquata</i> (P. Karst.) Harmaja	DD	
<i>Otidea tuomikoskii</i> Harmaja	DD	
<i>Oudemansiella mucida</i> (Schrad. : Fr.) v. Höhnelt	LC	
<i>Oxyporus populinus</i> (Schum. : Fr.) Donk	NT	pr. A2c
<i>Pachyella peltata</i> Pfister & Candousseau	DD	
<i>Pachyella subisabellina</i> (Le Gal) Trimbach	DD	
<i>Pachyella violaceonigra</i> (Rehm) Pfister	EN	B2abiii
<i>Pachykystospora tuberculosa</i> (de Candolle : Fr.) Kotlaba & Pouzar	EN	B2abiii
<i>Panaeolus acuminatus</i> Quélet	DD	
<i>Panaeolus ater</i> (J.E. Lange) M. Bon	LC	
<i>Panaeolus campanulatus</i> (Kummer) Quélet	LC	
<i>Panaeolus cinctulus</i> (Bolt.) Saccardo	EN	B2abiii
<i>Panaeolus foeniseeii</i> (Pers. : Fr.) Kühner	LC	
<i>Panaeolus olivaceus</i> F.H. Møller	DD	
<i>Panaeolus papillonaceus</i> (Bull. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Panaeolus retirugis</i> (Fr.) Gillet	EN	B2abiii
<i>Panaeolus rickenii</i> Hora	LC	
<i>Panaeolus semiovatus</i> (Sow. : Fr.) Lundell & Nannfeldt	LC	
<i>Panaeolus sphinctrinus</i> (Fr.) Quélet	LC	
<i>Panellus stipticus</i> (Bull. : Fr.) Karsten	LC	
<i>Panus conchatus</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Parascutellinia carneosanguinea</i> (Fuckel) T. Schumach.	DD	
<i>Parascutellinia violacea</i> (Vel.) Svrcek	EN	B2abiii
<i>Paratrachophaea boudieri</i> (Grelet) Bronckers	LC	
<i>Paxillus filamentosus</i> (Scop.) Fr.	NT	pr. A2c
<i>Paxillus involutus</i> (Batsch : Fr.) Fr.	LC	
<i>Peniophora cinerea</i> (Pers. : Fr.) Cooke	LC	
<i>Peniophora erikssonii</i> Boidin	DD	
<i>Peniophora incarnata</i> (Pers. : Fr.) Karst.	LC	
<i>Peniophora laeta</i> (Fr. : Fr.) Donk	DD	
<i>Peniophora limitata</i> (Chaillet : Fr.) Cooke	DD	
<i>Peniophora lycii</i> (Pers.) v. Hoehn. & Litsch.	DD	
<i>Peniophora nuda</i> (Fr. : Fr.) Bresadola	DD	
<i>Peniophora pini</i> (Schleicher : Fr.) Boidin	LC	
<i>Peniophora polygonia</i> (Pers. : Fr.) Bourdot & Galzin	DD	
<i>Peniophora proxima</i> Bresadola	DD	
<i>Peniophora quercina</i> (Pers. : Fr.) Cooke	LC	
<i>Peniophora rufomarginata</i> (Pers.) Litschauer	VU	D2
<i>Peniophora violaceolivida</i> (Sommerfelt) Massee	DD	
<i>Perenniporia fraxinea</i> (Bull. : Fr.) Ryvarden	LC	
<i>Perenniporia medulla-panis</i> (Jacq. : Fr.) Donk	LC	
<i>Perrotia flammea</i> (Alb. & Schwein.) Boud.	DD	
<i>Peziza ampelina</i> Quélet	NT	pr. B2abiii
<i>Peziza ampliata</i> Pers.	EN	B2abiii
<i>Peziza apiculata</i> Cooke	VU	A2c
<i>Peziza appanata</i> (Hedw.) Fr.	DD	
<i>Peziza arvernensis</i> Roze & Boud.	LC	
<i>Peziza badia</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Peziza badiofusca</i> (Boud.) Dennis	DD	
<i>Peziza boltonii</i> Quélet	RE?	
<i>Peziza brunneoatrata</i> Desm.	LC	
<i>Peziza buxea</i> Quélet	RE?	
<i>Peziza celtica</i> (Boud.) M.M. Moser	EN	B2abiii
<i>Peziza depressa</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Peziza dissingii</i> Van Vooren & Moyne	DD	
<i>Peziza domiciliana</i> Cooke	LC	
<i>Peziza echinospora</i> P. Karst.	NT	pr. A2c
<i>Peziza gerardii</i> Cooke	EN	B2abiii
<i>Peziza limnaea</i> Maas Geest.	NT	pr. A2c

<i>Peziza lobulata</i> (Velen.) Svrcek	DD	
<i>Peziza megalochondra</i> (Le Gal) Donadini	DD	
<i>Peziza michelii</i> (Boud.) Dennis	LC	
<i>Peziza micropus</i> Pers.	DD	
<i>Peziza moseri</i> Aviz.-Hersh. & Nemlich	LC	
<i>Peziza phyllogena</i> Cooke	EN	B2abiii
<i>Peziza polaripapulata</i> (J. Moravec) K. Hansen	DD	
<i>Peziza proteana</i> f. <i>sparassoides</i> (Boud.) Korf	DD	
<i>Peziza pseudovesiculosa</i> Donadini	DD	
<i>Peziza recedens</i> (Boud.) Sacc. & P. Syd.	DD	
<i>Peziza saniosa</i> Schrad. ex J.F. Gmel.	LC	
<i>Peziza sepiatra</i> Cooke	CR	B2abiii
<i>Peziza subviolacea</i> Svrek	DD	
<i>Peziza succosa</i> Berk.	LC	
<i>Peziza tenacella</i> W. Phillips	LC	
<i>Peziza tenella</i> Batsch	DD	
<i>Peziza varia</i> (Hedw. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Peziza vesiculosa</i> Bull. : Fr.	LC	
<i>Peziza violacea</i> Pers.	VU	A2c
<i>Pezizella livida</i> Velen.	DD	
<i>Phaeocollybia arduennensis</i> Bon	EN	A2c
<i>Phaeocollybia christinae</i> (Fr.) Heim	NT	pr. B2abiii
<i>Phaeocollybia festiva</i> (Fr.) Heim	EN	B2abiii
<i>Phaeocollybia jennyae</i> (P. Karsten) Heim	EN	B2abiii
<i>Phaeocollybia lugubris</i> (Fr. : Fr.) Heim	EN	B2abiii
<i>Phaeogalera stagnina</i> (Fr. : Fr.) Pegler & T.W.K. Young	EN	A2c
<i>Phaeolepiota aurea</i> (Bull. : Fr.) Konrad & Maublanc	EN	B2abiii
<i>Phaeolus schweinitzii</i> (Fr. : Fr.) Patouillard	LC	
<i>Phaeomarasmium erinaceus</i> (Fr. : Fr.) Scherffel	EN	B2abiii
<i>Phaeonematoloma myosotis</i> (Fr. : Fr.) Bon	EN	B2abiii
<i>Phallus impudicus</i> L. : Pers.	LC	
<i>Phellinus alni</i> (Bondartsev) Parmasto	DD	
<i>Phellinus conchatus</i> (Pers. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Phellinus contiguus</i> (Pers. : Fr.) Patouillard	EN	B2abiii
<i>Phellinus ferreus</i> (Pers. : Fr.) Bourdot & Galzin	LC	
<i>Phellinus ferruginosus</i> (Schrad. : Fr.) Patouillard	LC	
<i>Phellinus hartigii</i> (Allescher & Schnabl) Patouillard	LC	
<i>Phellinus igniarius</i> (L. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Phellinus igniarius</i> var. <i>trivialis</i> (Killermann) Niemelä	LC	
<i>Phellinus laevigatus</i> (P. Karsten) Bourdot & Galzin	EN	B2abiii
<i>Phellinus lundellii</i> Niemelä	DD	
<i>Phellinus punctatus</i> Pilát	LC	
<i>Phellinus rhamnii</i> (Bondartsev) H. Jahn	DD	
<i>Phellinus robustus</i> (Karst.) Bourd. et Galz.	LC	
<i>Phellinus tremulae</i> (Bondarzew) Borisov	DD	
<i>Phellinus tuberculosus</i> (Baumgartner) Niemelä	LC	
<i>Phellodon confluens</i> (Pers.) Pouzar	LC	
<i>Phellodon melaleucus</i> (Swartz : Fr.) P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Phellodon niger</i> (Fr. : Fr.) Karsten	LC	
<i>Phellodon tomentosus</i> (L. : Fr.) Banker	NT	pr. B2abiii
<i>Phlebia aurea</i> (Fr. : Fr.) K.K. Nakasone	DD	
<i>Phlebia livida</i> (Pers. : Fr.) Bresadola	EN	B2abiii
<i>Phlebia merismoides</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Phlebia rufa</i> (Pers. : Fr.) M.P. Christiansen	LC	
<i>Phlebia subcretacea</i> (Litschauer) M.P. Christiansen	DD	
<i>Phlebia tremellosa</i> (Schrad. : Fr.) K.K. Nakasone & H.H. Burdsall	LC	
<i>Phlebiella vaga</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Phleogena faginea</i> (Fr. : Fr.) Link	LC	
<i>Pholiota adiposa</i> (Batsch : Fr.) Kummer	LC	

<i>Pholiota alnicola</i> (Fr. : Fr.) Singer	NT	pr. A2c
<i>Pholiota astragalina</i> (Fr. : Fr.) Singer	LC	
<i>Pholiota cerifera</i> (P. Karsten) P. Karsten	DD	
<i>Pholiota conissans</i> (Fr.) Moser	DD	
<i>Pholiota conissans</i> var. <i>graminis</i> (Quélet) M. Bon & P. Roux	NT	pr. B2abiii
<i>Pholiota decussata</i> (Fr.) Moser	EN	B2abiii
<i>Pholiota flammans</i> (Batsch : Fr.) Kummer	LC	
<i>Pholiota gummosa</i> (Lasch : Fr.) Singer	LC	
<i>Pholiota henningsii</i> (Bresadola) P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Pholiota highlandensis</i> (Peck) Quadraccia	NT	pr. A2c
<i>Pholiota jahnii</i> Tjallingii-Beukers & Bas	VU	D2
<i>Pholiota lenta</i> (Pers. : Fr.) Singer	LC	
<i>Pholiota limonella</i> (Peck) Saccardo	NT	pr. B2abiii
<i>Pholiota lubrica</i> (Pers. : Fr.) Singer	NT	pr. B2abiii
<i>Pholiota lucifera</i> (Lasch) Quélet	EN	B2abiii
<i>Pholiota pseudoflavida</i> M. Bon & P. Roux	EN	B2abiii
<i>Pholiota salicicola</i> (Fr.) Arnolds	EN	B2abiii
<i>Pholiota scamba</i> (Fr. : Fr.) Moser	EN	A2c
<i>Pholiota spumosa</i> (Fr. : Fr.) Singer	VU	A2c
<i>Pholiota squarrosa</i> (Oeder : Fr.) Kummer	LC	
<i>Pholiota tuberculosa</i> (J.C. Sch. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Pholiotina aeruginosa</i> (Romagnesi) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Pholiotina aporos</i> (Kits van Waveren) Cléménçon	LC	
<i>Pholiotina arrhenii</i> (Fr.) Singer	LC	
<i>Pholiotina coprophila</i> (Kühner) Singer	DD	
<i>Pholiotina filaris</i> (Fr.) Fayod	DD	
<i>Pholiotina hadrocystis</i> (Kits van Waveren) Courtecuisse	DD	
<i>Pholiotina pygmaeoaffinis</i> (Fr.) Singer	DD	
<i>Pholiotina teneroides</i> (J.E. Lange) Singer	DD	
<i>Pholiotina velata</i> (Velenovsky) Hausknecht	DD	
<i>Pholiotina vestita</i> (Fr.) Singer	DD	
<i>Pholiotina vexans</i> (Orton) Bon.	LC	
<i>Phylloporia ribis</i> (Schum. : Fr.) Ryvarden	LC	
<i>Phylloporus pelletieri</i> (Léveillé) Quélet	NT	pr. B2abiii
<i>Phyllostopsis nidulans</i> (Pers. : Fr.) Singer	LC	
<i>Physisporinus sanguinolentus</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Pilát	LC	
<i>Physisporinus vitraeus</i> (Pers. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Picoa carthusiana</i> Tul. & C. Tul.	DD	
<i>Piloderma byssinum</i> (Karst.) Jülich	DD	
<i>Piloderma croceum</i> J. Eriksson & Hjortstam	DD	
<i>Piptoporus betulinus</i> (Bull. : Fr.) P. Karst.	LC	
<i>Pisolithus arhizus</i> (Scop. : Pers.) S. Rauschert	CR	B2abiii
<i>Pithya cupressina</i> (Batsch) Fuckel	DD	
<i>Platyglœa effusa</i> J. Schröter	DD	
<i>Plectania melastoma</i> (Sow. : Fr.) Fuckel	VU	A2c
<i>Pleurocybella porrigens</i> (Pers. : Fr.) Singer	VU	A2c
<i>Pleurotus cornucopiae</i> (Paulet) Quélet	EN	A2c
<i>Pleurotus dryinus</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Pleurotus eryngii</i> (de Candolle : Fr.) Quélet	DD	
<i>Pleurotus eryngii</i> var. <i>nebrodensis</i> Inzenga	EN	B2abiii
<i>Pleurotus ostreatus</i> (Jacq. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Pleurotus ostreatus</i> f. <i>columbinus</i> (Quélet) Pilát	DD	
<i>Pleurotus ostreatus</i> f. <i>peregrinus</i> (Hazslinky) Métrod	DD	
<i>Pleurotus ostreatus</i> f. <i>salignus</i> (Pers. : Fr.) Pilát	EN	B2abiii
<i>Plicaria carbonaria</i> Fuckel	EN	B2abiii
<i>Plicaria endocarpoides</i> (Berk.) Rifai	DD	
<i>Plicatura nivea</i> (Sommerfelt : Fr.) P. Karsten	DD	
<i>Plicaturopsis crispa</i> (Pers. : Fr.) D.A. Reid	LC	
<i>Pluteus boudieri</i> Orton	LC	

<i>Pluteus brunneoradiatus</i> Bonnard	NT	pr. B2abiii
<i>Pluteus cervinus</i> f. <i>albus</i> Vellinga	DD	
<i>Pluteus cervinus</i> Kummer	LC	
<i>Pluteus chrysophaeus</i> (J.C. Sch. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Pluteus cinereofuscus</i> J.E. Lange	NT	pr. B2abiii
<i>Pluteus curtisii</i> (Berk. & Br.) Saccardo	DD	
<i>Pluteus depauperatus</i> Romagnesi	LC	
<i>Pluteus diettrichii</i> Bresadola	LC	
<i>Pluteus ephebeus</i> (Fr. : Fr.) Gillet	NT	pr. B2abiii
<i>Pluteus exiguus</i> (Patouillard) Saccardo	NT	pr. B2abiii
<i>Pluteus godeyi</i> Gillet	NT	pr. A2c
<i>Pluteus granulatus</i> Bresadola	NT	pr. B2abiii
<i>Pluteus griseoluridus</i> P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Pluteus griseopus</i> P.D. Orton	DD	
<i>Pluteus hiatulus</i> Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Pluteus hispidulus</i> (Fr. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Pluteus inquilinus</i> Romagnesi	NT	pr. B2abiii
<i>Pluteus insidiosus</i> Vellinga & Schreurs	EN	B2abiii
<i>Pluteus leoninus</i> (Sch. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Pluteus luctuosus</i> Boud.	LC	
<i>Pluteus luteomarginatus</i> Rolland	NT	pr. B2abiii
<i>Pluteus luteovirens</i> Rea	EN	B2abiii
<i>Pluteus mamifer</i> Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Pluteus minutissimus</i> R. Maire	LC	
<i>Pluteus nanus</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Pluteus pallescens</i> P.D. Orton	LC	
<i>Pluteus pellitus</i> (Pers. : Fr.) Kummer	EN	B2abiii
<i>Pluteus petasatus</i> (Fr.) Gillet	NT	pr. B2abiii
<i>Pluteus phlebophorus</i> (Ditmar : Fr.) Kummer	LC	
<i>Pluteus podospileus</i> Saccardo & Cuboni	EN	B2abiii
<i>Pluteus pouzarianus</i> Singer	LC	
<i>Pluteus punctipes</i> P.D. Orton	DD	
<i>Pluteus romellii</i> (Britz.) Saccardo	LC	
<i>Pluteus roseipes</i> von Höhnel	LC	
<i>Pluteus salicinus</i> (Pers. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Pluteus satur</i> Kühner & Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Pluteus thomsonii</i> (Berk. & Br.) Dennis	LC	
<i>Pluteus tricuspis</i> Velenovsky	LC	
<i>Pluteus umbrosus</i> (Pers. : Fr.) Kummer	NT	pr. A2c
<i>Podofomes trogii</i> (Fr.) Pouzar	LC	
<i>Podophaedium xanthomelum</i> (Pers.) Kavina	VU	A2c
<i>Podoscypha multizonata</i> (Berk. & Br.) Patouillard	EN	B2abiii
<i>Podostroma alutaceum</i> (Pers. : Fr.) G.F. Atk.	LC	
<i>Polydesmia pruinosa</i> (Berk. & Br.) Boud.	LC	
<i>Polyporus alveolaris</i> (Bosc : Fr.) Fr.	LC	
<i>Polyporus arcularius</i> (Batsch : Fr.) Fr.	NT	pr. B2abiii
<i>Polyporus brumalis</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Polyporus ciliatus</i> Fr. : Fr.	LC	
<i>Polyporus durus</i> (Timm.) Kreisel	LC	
<i>Polyporus leptocephalus</i> (Jacq. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Polyporus leptocephalus</i> f. <i>nummularius</i> (Bull. : Fr.) Courtecuisse	LC	
<i>Polyporus melanopus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Polyporus squamosus</i> (Huds. : Fr.) Fr.	NT	pr. A2c
<i>Polyporus tubaeformis</i> (P. Karsten) Ryvarden & Gilbertson	DD	
<i>Polyporus tuberaster</i> (Jacq. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Porodaedalea chrysoloma</i> (Fr.) Fiasson & Niemelä, Karstenia	DD	
<i>Porodaedalea pini</i> (Thore : Fr.) Murrill	EN	B2abiii
<i>Poronia punctata</i> (L.) Fr.	CR	A2c
<i>Porostereum spadiceum</i> (Pers. : Fr.) Hjortstam & Ryvarden	LC	

<i>Porphyrellus porphyrosporus</i> (Fr.) E.-J. Gilbert	LC	
<i>Porpoloma elytroides</i> (Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Porpoloma pes-caprae</i> (Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Porpoloma spinulosum</i> (Kühn. & Romagnesi) Singer	EN	B2abiii
<i>Postia alni</i> Niemelä & Vampola	DD	
<i>Postia balsamea</i> (Peck) Jülich	LC	
<i>Postia caesia</i> (Schrad. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Postia floriformis</i> (Quélet) Jülich	RE?	
<i>Postia fragilis</i> (Fr. : Fr.) Jülich	LC	
<i>Postia lowei</i> (Pilát) Jülich	DD	
<i>Postia placenta</i> (Fr.) M.J. Larsen & Lombard	EN	B2abiii
<i>Postia ptychogaster</i> (F. Ludwig) Vesterholt	DD	
<i>Postia simanii</i> (Pilát) Jülich	DD	
<i>Postia stiptica</i> (Pers. : Fr.) Jülich	LC	
<i>Postia subcaesia</i> (A. David) Jülich	LC	
<i>Postia tephroleuca</i> (Fr. : Fr.) Jülich	LC	
<i>Postia undosa</i> (Peck) Jülich	NT	pr. B2abiii
<i>Propolomyces versicolor</i> (Fr.) Dennis	LC	
<i>Protocrea farinosa</i> (Berk. & Broome) Petch	DD	
<i>Protoglossum niveum</i> (Vittadini) T.W. May	DD	
<i>Psathyrella artemisiae</i> (Pass.) Konr. & Maubl.	LC	
<i>Psathyrella bifrons</i> (Berk.) A.H. Smith	DD	
<i>Psathyrella bipellis</i> (Quélet) A.H. Smith,	DD	
<i>Psathyrella candolleana</i> (Fr. : Fr.) Maire	LC	
<i>Psathyrella caput-medusae</i> (Fr.) Konrad & Maublanc	EN	B2abiii
<i>Psathyrella cernua</i> (Vahl : Fr.) Hirsch	DD	
<i>Psathyrella chondroderma</i> (Berk. & Br.) A.H. Smith	LC	
<i>Psathyrella clivensis</i> (Berk. & Broome) P.D. Orton	LC	
<i>Psathyrella conopilus</i> (Fr. : Fr.) Pearson & Dennis	LC	
<i>Psathyrella corrugis</i> (Pers. : Fr.) Konrad & Maublanc	VU	D2
<i>Psathyrella corrugis</i> f. <i>gracilis</i> (Pers. : Fr.) Enderle	LC	
<i>Psathyrella cotonea</i> (Quélet) Konrad & Maublanc	LC	
<i>Psathyrella dicrani</i> (A.E. Jansen) Kits van Waveren	LC	
<i>Psathyrella fagetophila</i> Örstadius & Enderle	LC	
<i>Psathyrella fatua</i> (Fr. : Fr.) Konrad & Maublanc	EN	B2abiii
<i>Psathyrella gossypina</i> (Bull. : Fr.) A. Pearson & Dennis	LC	
<i>Psathyrella hirta</i> Peck	DD	
<i>Psathyrella laevissima</i> (Romagnesi) Singer	VU	D2
<i>Psathyrella leucotephra</i> (Berk. & Br.) Orton	LC	
<i>Psathyrella lutensis</i> (Romagnesi) Watling & Richardson	VU	A2c
<i>Psathyrella maculata</i> (Parker) A.H. Smith	LC	
<i>Psathyrella marcescibilis</i> (Britz.) Singer	LC	
<i>Psathyrella microrrhiza</i> (Lasch : Fr.) Konr. & Maub.	LC	
<i>Psathyrella mucrocystis</i> Smith	LC	
<i>Psathyrella multipedata</i> (Peck) Smith	LC	
<i>Psathyrella obtusata</i> (Pers. : Fr.) A.H. Smith	EN	B2abiii
<i>Psathyrella olympiana</i> A.H. Smith	VU	B2abiii
<i>Psathyrella phegophila</i> Romagnesi	DD	
<i>Psathyrella piluliformis</i> (Bull.) P.D. Orton	LC	
<i>Psathyrella polycystis</i> (Romagnesi) Kits van Waveren	DD	
<i>Psathyrella populina</i> (Britzelmayr) Kits van Waveren	EN	B2abiii
<i>Psathyrella prona</i> (Fr.) Gillet	LC	
<i>Psathyrella pseudogracilis</i> (Romagnesi) Nathorst-Windahl	EN	B2abiii
<i>Psathyrella pygmaea</i> (Bull. : Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Psathyrella rostellata</i> L. Örstadius	DD	
<i>Psathyrella sarcocephala</i> (Fr. : Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Psathyrella silvestris</i> (Gillet) Konrad & Maubl	DD	
<i>Psathyrella spadicea</i> (Kummer) Singer	EN	B2abiii
<i>Psathyrella spadiceogrisea</i> (J.C. Sch.) R. Maire	LC	

<i>Psathyrella sphagnicola</i> (Maire) Favre	LC	
<i>Psathyrella suavissima</i> F. Ayer	LC	
<i>Psathyrella tephrophylla</i> (Romagnesi) Romagnesi	NT	pr. B2abiii
<i>Psathyrella typhae</i> (Kalchbrenner) A. Pearson & Dennis	DD	
<i>Pseudobaeospora laguncularis</i> Bas	DD	
<i>Pseudobaeospora pallidifolia</i> Bas, Gennari & Robich	DD	
<i>Pseudobaeospora paulochroma</i> Bas	DD	
<i>Pseudobaeospora pyrifer</i> Bas & L. G. Krieglsteiner	CR	B2abiii
<i>Pseudoboletus parasiticus</i> (Bull. : Fr.) Sutara	LC	
<i>Pseudoclitocybe cyathiformis</i> (Bull. Fr.) Singer	LC	
<i>Pseudoclitocybe expallens</i> (Pers. : Fr.) Moser	EN	B2abiii
<i>Pseudoclitocybe obbata</i> (Fr.) Singer	VU	A2c
<i>Pseudohydnum gelatinosum</i> (Scop. : Fr.) Karsten	LC	
<i>Pseudombrophila theioleuca</i> Rolland	DD	
<i>Pseudomerulius aureus</i> (Fr. : Fr.) Jülich	DD	
<i>Pseudoomphalina clusiliformis</i> (Kühner & Romagnesi) Bon	VU	B2abiii
<i>Pseudoomphalina graveolens</i> (S. Petersen) Contu & La Rocca	NT	pr. B2abiii
<i>Pseudoplectania melaena</i> (Fr. : Fr.) Sacc.	VU	B2abiii
<i>Pseudoplectania nigrella</i> (Pers. : Fr.) Fuckel	LC	
<i>Pseudoplectania sphagnophila</i> (Pers.) Kreisel	DD	
<i>Pseudotomentella tristis</i> (P. Karst.) M. J. Larsen	EN	B2abiii
<i>Psilocybe atrobrunnea</i> (Lasch : Fr.) Gillet	DD	
<i>Psilocybe coprophila</i> (Bull. : Fr.) Kummer	RE?	
<i>Psilocybe crobula</i> (Fr.) Singer	DD	
<i>Psilocybe horizontalis</i> (Bull.) Vellinga & Noordeloos	DD	
<i>Psilocybe inquilina</i> (Fr. : Fr.) Bresadola	LC	
<i>Psilocybe luteonitens</i> (Vahl : Fr.) Parker-Rhodes	NT	pr. B2abiii
<i>Psilocybe medullosa</i> (Bresadola) Borovicka	DD	
<i>Psilocybe merdaria</i> (Fr. : Fr.) Ricken	LC	
<i>Psilocybe modesta</i> (Peck) A.H. Smith	EN	B2abiii
<i>Psilocybe montana</i> (Pers. : Fr.) Kummer	DD	
<i>Psilocybe phillipsii</i> (Berk. & Br.) Noordeloos	EN	B2abiii
<i>Psilocybe semilanceata</i> (Fr.) Kummer	NT	pr. A2c
<i>Psilocybe squamosa</i> (Pers. : Fr.) P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Psilopezia nummularia</i> Berk.	DD	
<i>Pterula gracilis</i> (Desmazières & Berk.) Corner	DD	
<i>Pterula multifida</i> (Chevallier) Fr.	LC	
<i>Puccinia atragenes</i> Hausmann stade <i>aecidium</i>	DD	
<i>Pulcherricium caeruleum</i> (Lamarck : Fr.) Parmasto	NT	pr. A2c
<i>Pulverolepiota pulverulenta</i> (Huijsman) M. Bon	DD	
<i>Pycnoporellus fulgens</i> (Fr.) Donk	LC	
<i>Pycnoporus cinnabarinus</i> (Jacq. : Fr.) Karsten	LC	
<i>Queletia mirabilis</i> Fr.	CR	B2abiii
<i>Ramaria abietina</i> (Pers. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Ramaria aurea</i> (J.C. Sch.) Quélet	LC	
<i>Ramaria bataillei</i> (R. Maire) Corner	LC	
<i>Ramaria botrytis</i> (Pers. : Fr.) Ricken	NT	pr. B2abiii
<i>Ramaria broomei</i> (Cotton & Wakefield) R.H. Petersen	EN	A2c
<i>Ramaria condensata</i> (Fr.) Quélet	EN	B2abiii
<i>Ramaria decurrens</i> (Pers.) R.H. Petersen	RE?	
<i>Ramaria eumorpha</i> (P. Karsten) Corner	DD	
<i>Ramaria fennica</i> (P. Karsten) Ricken	NT	pr. B2abiii
<i>Ramaria fennica</i> var. <i>fumigata</i> (Peck) Schild	VU	D2
<i>Ramaria flaccida</i> (Fr. : Fr.) Bourdot	LC	
<i>Ramaria flavescens</i> (J.C. Sch.) R.H. Petersen	LC	
<i>Ramaria flavobrunnescens</i> (G.F. Atkinson) Corner	EN	B2abiii
<i>Ramaria formosa</i> (Pers. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Ramaria gracilis</i> (Pers. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Ramaria gypsea</i> Schild	VU	D2

<i>Ramaria lacteobrunnescens</i> Schild	EN	B2abiii
<i>Ramaria largentii</i> Marr & Stuntz	LC	
<i>Ramaria lutea</i> (Vittadini) Schild	DD	
<i>Ramaria neoformosa</i> R.H. Petersen	EN	B2abiii
<i>Ramaria obtusissima</i> (Peck) Corner	VU	A2c
<i>Ramaria pallida</i> (J.C. Sch.) Ricken	LC	
<i>Ramaria sanguinea</i> (Pers.) Quél.	EN	B2abiii
<i>Ramaria spinulosa</i> (Pers. : Fr.) Courtecuisse	DD	
<i>Ramaria strasseri</i> (Bresadola) Corner	VU	B2abiii
<i>Ramaria stricta</i> (Pers. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Ramaria subbotrytis</i> (Coker) Corner	VU	A2c
<i>Ramaria testaceoflava</i> (Bresadola) Corner	EN	B2abiii
<i>Ramariopsis crocea</i> (Pers. : Fr.) Corner	DD	
<i>Ramariopsis kunzei</i> (Fr. : Fr.) Corner	EN	B2abiii
<i>Ramariopsis luteoalba</i> (Rea) Corner	EN	B2abiii
<i>Ramariopsis pulchella</i> (Boudier) Corner	DD	
<i>Ramicola haustellaris</i> f. <i>rubi</i> (Berk.) Neville & Poumarat	DD	
<i>Ramsbottomia asperior</i> (Nyl.) Benkert & T. Schumach.	LC	
<i>Repetobasidium mirificum</i> J. Eriksson	DD	
<i>Resupinatus algidus</i> (Fr.) M. Lange	DD	
<i>Resupinatus applicatus</i> (Batsch : Fr.) S.F. Gray	NT	pr. B2abiii
<i>Resupinatus conspersus</i> (Pers. : Fr.) Thorn, Moncalvo & Redhead	EN	B2abiii
<i>Resupinatus poriaeformis</i> (Pers. : Fr.) Thorn, Moncalvo & Redhead	DD	
<i>Resupinatus striatulus</i> (Pers. : Fr.) Murrill	EN	B2abiii
<i>Resupinatus trichotis</i> (Pers.) Singer	EN	B2abiii
<i>Rhizina undulata</i> Fr.	EN	A2c
<i>Rhizomarasmius undatus</i> (Berk.) R.H. Petersen	DD	
<i>Rhizopogon luteolus</i> Fr. & Nordholm	EN	A2c
<i>Rhizopogon roseolus</i> (Corda) Th. M. Fries	EN	B2abiii
<i>Rhodocybe fallax</i> (Quélet) Singer	EN	B2abiii
<i>Rhodocybe gemina</i> (Fr.) Kuyper & Noordeloos	LC	
<i>Rhodocybe hirneola</i> (Fr. : Fr.) P.D. Orton	RE	
<i>Rhodocybe mundula</i> (Lasch : Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Rhodocybe nitellina</i> (Fr.) Singer	LC	
<i>Rhodocybe popinalis</i> (Fr. : Fr.) Singer	EN	B2abiii
<i>Rhodoscypha ovilla</i> (Peck) Dissing & Sivertsen	DD	
<i>Rhodotus palmatus</i> (Bull. Fr.) Maire	DD	
<i>Rhopoglyphus filicinus</i> (Fr.) Nitschke ex Fuckel	LC	
<i>Rhytisma salicinum</i> (Pers.) Fr.	DD	
<i>Rickenella fibula</i> (Bull. : Fr.) Raithelhuber	LC	
<i>Rickenella fibula</i> var. <i>hydrina</i> (Fr. : Fr.) G.J. Krieglsteiner	NT	pr. A2c
<i>Rickenella mellea</i> (Singer & Cléménçon) Lamoure	CR	B2abiii
<i>Rickenella swartzii</i> (Fr. : Fr.) Kuyper	LC	
<i>Rimbachia arachnoidea</i> (Peck) Redhead	DD	
<i>Ripartites albidoincarnatus</i> (Britzelmayr) Métrod	DD	
<i>Ripartites helomorphus</i> (Fr.) Karsten	EN	B2abiii
<i>Ripartites metrodi</i> Huijsman	LC	
<i>Ripartites tricholoma</i> (Alb. & Schw. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Roridomyces roridus</i> (Scop. : Fr.) Rexer	LC	
<i>Rugosomyces carneus</i> (Bull. : Fr.) M. Bon	NT	pr. B2a
<i>Rugosomyces chrysenteron</i> (Bull. : Fr.) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Rugosomyces ionides</i> (Bull. : Fr.) M. Bon	CR	B2abiii
<i>Rugosomyces persicolor</i> (Fr.) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Rugosomyces pseudoflammula</i> (J.E. Lange) M. Bon	LC	
<i>Russula acetolens</i> S. Rauschert	LC	
<i>Russula acrifolia</i> Romagnesi	LC	
<i>Russula adulterina</i> (Fr.) Peck	LC	
<i>Russula adusta</i> (Pers. : Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Russula aeruginea</i> Lindblad	NT	pr. A2c

<i>Russula albonigra</i> (Krombholz) Fr.	LC	
<i>Russula alutacea</i> (Pers. : Fr.) Fr.	VU	A2c
<i>Russula amara</i> Kucera	LC	
<i>Russula amarissima</i> Romagnesi & E.-J. Gilbert	DD	
<i>Russula amethystina</i> Quélet	LC	
<i>Russula amoena</i> Quélet	LC	
<i>Russula amoenicolor</i> Romagnesi	LC	
<i>Russula amoenolens</i> Romagnesi	LC	
<i>Russula anatina</i> Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Russula anthracina</i> Romagnesi	LC	
<i>Russula anthracina</i> var. <i>carneifolia</i> Romagnesi	LC	
<i>Russula anthracina</i> var. <i>insipida</i> Romagnesi	LC	
<i>Russula aquosa</i> Leclair	EN	A2c
<i>Russula artesiana</i> Bon	LC	
<i>Russula atropurpurea</i> (Krombholz) Britzelmayer	LC	
<i>Russula atrorubens</i> Quélet	NT	pr. B2abiii
<i>Russula aurea</i> Pers.	LC	
<i>Russula aurora</i> Krombholz	LC	
<i>Russula azurea</i> Bresadola	EN	A2c
<i>Russula badia</i> Quélet	LC	
<i>Russula betularum</i> Hora	LC	
<i>Russula brunneoviolacea</i> Crawshay	LC	
<i>Russula camarophylla</i> Romagnesi	DD	
<i>Russula carminipes</i> Blum	NT	pr. B2abiii
<i>Russula carpini</i> Girard & Heinemann	NT	pr. B2abiii
<i>Russula cavipes</i> Britzlemayer	LC	
<i>Russula cavipes</i> var. <i>abietina</i> Bon	LC	
<i>Russula cessans</i> A. Pearson	EN	B2abiii
<i>Russula chloroides</i> (Krombholz) Bresadola	LC	
<i>Russula cicatricata</i> M. Bon	NT	pr. B2abiii
<i>Russula citrina</i> Gillet	EN	B2abiii
<i>Russula claroflava</i> Grove	VU	A2c
<i>Russula consobrina</i> (Fr. : Fr.) Fr.	VU	B2abiii
<i>Russula cremeoavellanea</i> Singer	DD	
<i>Russula cuprea</i> (Krombholz) J.E. Lange	VU	D2
<i>Russula curtipes</i> F.H. Møller & J. Schäffer	EN	B2abiii
<i>Russula cutescens</i> Cooke	LC	
<i>Russula cyanoxantha</i> (Sch.) Fr.	LC	
<i>Russula cyanoxantha</i> f. <i>peltereaui</i> Singer	LC	
<i>Russula decipiens</i> (Singer) Svrcek	NT	pr. B2abiii
<i>Russula decolorans</i> (Fr. : Fr.) Fr.	VU	A2c
<i>Russula delica</i> Fr.	LC	
<i>Russula densifolia</i> Gillet	LC	
<i>Russula densissima</i> Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Russula emetica</i> (Sch. : Fr.) Pers.	LC	
<i>Russula emeticicolor</i> J. Schäffer	EN	B2abiii
<i>Russula exalbicans</i> (Pers.) Melzer & Zvara	LC	
<i>Russula fageticola</i> Lundell	LC	
<i>Russula faginea</i> Romagnesi	LC	
<i>Russula farinipes</i> Romel	LC	
<i>Russula favrei</i> Moser	CR	B2abiii
<i>Russula fellea</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Russula firmula</i> J. Schäffer	LC	
<i>Russula flavispora</i> Romagnesi	DD	
<i>Russula foetens</i> (Pers. : Fr.) Pers.	LC	
<i>Russula font-queri</i> Singer	CR	B2abiii
<i>Russula fragilis</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Russula fragrans</i> Romagnesi	LC	
<i>Russula fragrantissima</i> Romagnesi	EN	A2c

<i>Russula fuscorubra</i> (Bresadola) Blum	NT	pr. B2abiii
<i>Russula fuscorubroides</i> M. Bon	NT	pr. A2c
<i>Russula gracillima</i> J. Schäffer	EN	A2c
<i>Russula graveolens</i> Romell	LC	
<i>Russula grisea</i> Fr.	LC	
<i>Russula griseascens</i> (M. Bon & Gaugué) L. Marti	NT	pr. B2a
<i>Russula helodes</i> Melzer	CR	B2abiii
<i>Russula heterophylla</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Russula illota</i> Romagnesi	LC	
<i>Russula insignis</i> Quélet	VU	A2c
<i>Russula integra</i> (L. : Fr.) R. Maire	LC	
<i>Russula intermedia</i> P. Karsten	LC	
<i>Russula ionochlora</i> Romagnesi	NT	pr. A2c
<i>Russula knauthii</i> (Singer) Hora	LC	
<i>Russula laeta</i> F.H. Møller & J. Schäffer	EN	B2abiii
<i>Russula langei</i> M. Bon	LC	
<i>Russula laricina</i> Velenovsky	DD	
<i>Russula lateritia</i> Quélet	LC	
<i>Russula laurocerasi</i> Melzer	LC	
<i>Russula lepida</i> Fr.	LC	
<i>Russula lilacea</i> Quélet	LC	
<i>Russula lutensis</i> Romagnesi & Le Gal	DD	
<i>Russula luteotacta</i> Rea	LC	
<i>Russula maculata</i> Quélet	NT	pr. B2abiii
<i>Russula medullata</i> Romagnesi	NT	pr. B2abiii
<i>Russula melitodes</i> Romagnesi	VU	A2c
<i>Russula melliolens</i> Quélet	NT	pr. B2abiii
<i>Russula melzeri</i> Zvara	EN	B2abiii
<i>Russula minutula</i> Velenovsky	VU	A2c
<i>Russula mollis</i> Quélet	LC	
<i>Russula mustelina</i> Fr.	LC	
<i>Russula nauseosa</i> (Pers.) Fr.	LC	
<i>Russula nigricans</i> Fr.	LC	
<i>Russula nitida</i> (Pers. : Fr.) Fr.	NT	pr. B2a
<i>Russula nobilis</i> Velenovsky	LC	
<i>Russula ochroleuca</i> Pers.	LC	
<i>Russula odorata</i> Romagnesi	DD	
<i>Russula odorata</i> var. <i>lilacinicolor</i> (Blum) Romagnesi	DD	
<i>Russula olivacea</i> (J.C. Sch.) Fr.	LC	
<i>Russula olivascens</i> Fr.	LC	
<i>Russula pallidospora</i> Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Russula paludosa</i> Britzelmayr	EN	A2c
<i>Russula parazurea</i> J. Schäffer	NT	pr. A2c
<i>Russula pectinata</i> Fr.	LC	
<i>Russula pectinatoides</i> Peck	LC	
<i>Russula pelargonica</i> Niolle	LC	
<i>Russula persicina</i> krombholtz	EN	B2abiii
<i>Russula pseudoaeruginea</i> (Romagnesi) Kuyper & van Vuure	NT	pr. B2abiii
<i>Russula pseudodelica</i> J. E. Lange	RE?	
<i>Russula pseudointegra</i> Arnoult & Goris	LC	
<i>Russula pseudoromellii</i> M. Bon	LC	
<i>Russula puellaris</i> Fr.	LC	
<i>Russula puellula</i> Ebbensen, F.H. Møller & J. Schäffer	LC	
<i>Russula pulchella</i> Borczow	EN	B2abiii
<i>Russula pumilla</i> Rouzeau & Massart	LC	
<i>Russula queletii</i> Fr.	LC	
<i>Russula raoulti</i> Quélet	LC	
<i>Russula rhodopus</i> Zvara	VU	B2abiii
<i>Russula risigallina</i> (Batsch) Saccardo	LC	

<i>Russula risigallina</i> f. <i>chamaeleontina</i> (Lasch : Fr.) M. Bon	LC	
<i>Russula risigallina</i> f. <i>luteorosella</i> (Britzelmayr) M. Bon	LC	
<i>Russula romellii</i> Maire	LC	
<i>Russula roseicolor</i> Blum	DD	
<i>Russula roseipes</i> (Gillet) Bresadola	EN	B2abiii
<i>Russula rubra</i> (Lamarck : Fr.) Fr.	EN	A2c
<i>Russula rubroalba</i> (Singer) Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Russula sanguinaria</i> (Schum.) S. Rauschert	LC	
<i>Russula sardonica</i> Fr.	LC	
<i>Russula sericatula</i> Romagnesi	CR	B2abiii
<i>Russula silvestris</i> (Singer) Reumaux	LC	
<i>Russula smaragdina</i> Quélet	EN	B2abiii
<i>Russula solaris</i> Ferdinansen & Winge	EN	A2c
<i>Russula sororia</i> Fr.	EN	B2abiii
<i>Russula straminea</i> f. <i>globispora</i> (Blum) Cl. Lejeune	DD	
<i>Russula subfoetens</i> var. <i>grata</i> (Britzelmayr) Romagnesi	RE?	
<i>Russula subfoetens</i> W. G. Smith	LC	
<i>Russula sublevispora</i> (Romagnesi) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Russula subrubens</i> (Lange) Bon	CR	B2abiii
<i>Russula subterfucata</i> Romagnesi	DD	
<i>Russula taeniospora</i> Einhellinger	VU	A2c
<i>Russula terenopus</i> Romagnesi	EN	B2abiii
<i>Russula tinctipes</i> M. Bon	DD	
<i>Russula torulosa</i> Bresadola	LC	
<i>Russula trimbachii</i> M. Bon	DD	
<i>Russula turci</i> Bresadola	LC	
<i>Russula unicolor</i> Romagnesi	DD	
<i>Russula urens</i> Singer	EN	B2abiii
<i>Russula velenovski</i> Melzer & Zvara	NT	pr. B2abiii
<i>Russula versatilis</i> Romagnesi	VU	A2c
<i>Russula versicolor</i> J. Schäffer	LC	
<i>Russula vesca</i> Fr.	LC	
<i>Russula veteriosa</i> Fr.	LC	
<i>Russula vinosa</i> Lindblad	VU	B2abiii
<i>Russula vinosobrunnea</i> (Bresadola) Romagnesi	DD	
<i>Russula vinosopurpurea</i> J. Schäffer	DD	
<i>Russula violacea</i> Quélet	DD	
<i>Russula violeipes</i> f. <i>citrina</i> (Quélet) Romagnesi	LC	
<i>Russula violeipes</i> Quélet	LC	
<i>Russula virescens</i> (J.C. Sch.) Fr.	LC	
<i>Russula viridicans</i> Carteret & Reumaux	DD	
<i>Russula viscida</i> Kudrna	LC	
<i>Russula xerampelina</i> (J.C. Sch.) Fr.	LC	
<i>Russula zonatula</i> Ebbensen & J. Schäffer	CR	B2abiii
<i>Russula zvarae</i> var. <i>salmonicolor</i> Romagnesi	DD	
<i>Russula zvarae</i> Velenosky	EN	B2abiii
<i>Rutstroemia alni</i> L. Remy	DD	
<i>Rutstroemia bolaris</i> (Batsch) Rehm	DD	
<i>Rutstroemia bulgarioides</i> (Rabenh.) P. Karst.	LC	
<i>Rutstroemia elatina</i> (Alb. & Schwein. : Fr.) Rehm	EN	B2abiii
<i>Rutstroemia firma</i> (Pers. : Fr.) P. Karst.	LC	
<i>Rutstroemia sydowiana</i> (Rehm) W.L. White	LC	
<i>Sarcodon fuligineoviolaceus</i> (Kalchbrenner) Patouillard	DD	
<i>Sarcodon glaucopus</i> Maas Geesteranus & Nannfeldt	EN	B2abiii
<i>Sarcodon imbricatum</i> (L. : Fr.) Karsten	LC	
<i>Sarcodon leucopus</i> (Pers.) Maas Geesteranus & Nannfeldt	CR	B2abiii
<i>Sarcodon scabrosus</i> (Fr.) P. Karsten	EN	B2abiii
<i>Sarcodon subsquamosum</i> (Batsch : Fr.) Quélet	RE	
<i>Sarcodon underwoodii</i> Banker	DD	

<i>Sarcodon versipelle</i> (Fr.) Quélet	VU	A2c
<i>Sarcoleotia turficola</i> (Boud.) Dennis	CR	B2abiii
<i>Sarcomyxa serotina</i> (Pers. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Sarcosypha austriaca</i> (Beck ex Sacc.) Boud.	LC	
<i>Sarcosypha coccinea</i> (Scop. : Fr.) Lambotte	LC	
<i>Sarcosypha jurana</i> (Boud.) Baral	LC	
<i>Sarcosphaera coronaria</i> (Jacq.) J. Schröt.	LC	
<i>Sarcosphaera coronaria</i> var. <i>nivea</i> (M.M. Moser) Péric. & Courtec.	DD	
<i>Schizophyllum commune</i> (Fr. : Fr.)	LC	
<i>Schizopora paradoxa</i> (Schrad. : Fr.) Donk	LC	
<i>Scleroderma areolatum</i> Ehrenberg	LC	
<i>Scleroderma bovista</i> Fr.	EN	A2c
<i>Scleroderma cepa</i> Pers. : Pers.	DD	
<i>Scleroderma citrinum</i> Pers. : Pers.	LC	
<i>Scleroderma geaster</i> Fr.	RE?	
<i>Scleroderma verrucosum</i> (Bull. : Pers.) Pers.	LC	
<i>Scutellinia crinata</i> (Bull. : Fr.) Lambotte	LC	
<i>Scutellinia kerguelensis</i> (Berk.) Kuntze	EN	B2abiii
<i>Scutellinia macrospora</i> (Svrcek) Le Gal	DD	
<i>Scutellinia minor</i> (Velen.) Svrcek	DD	
<i>Scutellinia minutella</i> Svrcek & J. Moravec	DD	
<i>Scutellinia nigrohirtula</i> (Svrcek) Le Gal	LC	
<i>Scutellinia pseudotrechispora</i> (J. Schröt.) Le Gal	NT	pr. A2c
<i>Scutellinia scutellata</i> (L. : Fr.) Lambotte	LC	
<i>Scutellinia trechispora</i> (Berk. & Broome) Lambotte	LC	
<i>Scutellinia umbrorum</i> (Fr. : Fr.) Lambotte	LC	
<i>Scytinostroma odoratum</i> (Fr. : Fr.) Donk	DD	
<i>Scytinotus ringens</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	VU	A2c
<i>Scytinotus violaceofulvus</i> (Batsch : Fr.) Courtecuisse	LC	
<i>Sebacina dimitica</i> Oberwinkler	DD	
<i>Sebacina incrustans</i> (Pers. : Fr.) Tulasne & C. Tulasne	LC	
<i>Sericeomyces serenus</i> (Fr.) Heinemann	NT	pr. A2c
<i>Setulipes androsaceus</i> (L. : Fr.) Antonín	LC	
<i>Setulipes quercophilus</i> (Pouzar) Antonín	LC	
<i>Simocybe centunculus</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Simocybe coniophora</i> (Romagnesi) Watling	DD	
<i>Simocybe haustellaris</i> (Fr. : Fr.) Watling	EN	B2abiii
<i>Simocybe haustellaris</i> f. <i>rubi</i> (Berk.) comb.ined.	EN	B2abiii
<i>Simocybe laevigata</i> (J. Favre) P.D. Orton	RE?	
<i>Simocybe obscura</i> (Romagnesi) D.A. Reid	EN	B2abiii
<i>Simocybe reducta</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	DD	
<i>Simocybe sumptuosa</i> (P.D. Orton) Singer	DD	
<i>Sistotrema confluens</i> Pers. : Fr.	VU	A2c
<i>Sistotremastrum niveocremaum</i> (von Höhnelt & Litschauer) J. Eriksson	DD	
<i>Skeletocutis amorpha</i> (Fr. : Fr.) Kotlaba & Pouzar	LC	
<i>Skeletocutis nivea</i> (Junghuhn) Keller	LC	
<i>Skeletocutis subincarnata</i> (Peck) Keller	DD	
<i>Smardaea purpurea</i> Dissing	DD	
<i>Sowerbyella fagicola</i> J. Moravec	DD	
<i>Sowerbyella imperialis</i> (Peck) Korf	EN	B2abiii
<i>Sowerbyella radiculata</i> (Sow. : Fr.) Nannf.	EN	B2abiii
<i>Sparassis brevipes</i> Krombholz	DD	
<i>Sparassis crispa</i> (Wulfen : Fr.) Fr.	LC	
<i>Sparassis laminosa</i> Fr.	LC	
<i>Spathularia flavida</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Spongipellis pachyodon</i> (Pers. : Fr.) Kotlaba & Pouzar	LC	
<i>Spongipellis spumeus</i> (Sow. : Fr.) Patouillard	EN	B2abiii
<i>Sporophagomyces chrysostomus</i> (Berk. & Broome) K. Põldmaa & Samuels	DD	
<i>Squamanita stangliana</i> Bresinsky & Pfaff	LC	

<i>Steccherinum ochraceum</i> (Pers. Apud. Gmelin:Fr.) S.F.Gray	LC	
<i>Stephanospora caroticolor</i> (Berk.) Patouillard	DD	
<i>Stereum gausapatum</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Stereum hirsutum</i> (Willdenow : Fr.) S.F. Gray	LC	
<i>Stereum insignitum</i> Quélet	LC	
<i>Stereum ochraceoflavum</i> (Schw.) J.B. Ellis	LC	
<i>Stereum rugosum</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Stereum sanguinolentum</i> (Alb. & Schw. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Stereum subtomentosum</i> Pouzar	LC	
<i>Strobilomyces strobilaceus</i> (Scop. : Fr.) Berk	LC	
<i>Strobilurus esculentus</i> (Wulfen) Singer	LC	
<i>Strobilurus tenacellus</i> (Pers.) Singer	LC	
<i>Stropharia aeruginosa</i> (Curt. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Stropharia albonitens</i> (Fr.) Quélet	VU	A2c
<i>Stropharia caerulea</i> Kreisel	LC	
<i>Stropharia coronilla</i> (Bull. : Fr.) Quélet	VU	A2c
<i>Stropharia inuncta</i> (Fr. : Fr.) Quélet	EN	A2c
<i>Stropharia melanosperma</i> (Bull. : Fr.) Wünsche	NT	pr. B2abiii
<i>Stropharia ochrocyanea</i> Bon	VU	A2c
<i>Stropharia pseudocyanea</i> (Desmazières : Fr.) Morgan	LC	
<i>Stropharia rugosoannulata</i> f. <i>lutea</i> Hongo	LC	
<i>Stropharia rugosoannulata</i> Farlow	EN	B2abiii
<i>Stropharia semiglobata</i> (Batsch : Fr.) Quélet	LC	
<i>Suillus bovinus</i> (L. : Fr.) Roussel	LC	
<i>Suillus collinitus</i> (Fr.) O. Kuntze	LC	
<i>Suillus flavidus</i> (Fr. : Fr.) Presl	CR	B2abiii
<i>Suillus granulatus</i> (L. : Fr.) Roussel	LC	
<i>Suillus luteus</i> (L. : Fr.) Roussel	LC	
<i>Suillus variegatus</i> (Swartz : Fr.) Richon & Roze	LC	
<i>Tapinella atrotomentosa</i> (Batsch : Fr.) Šutara	LC	
<i>Tapinella panuoides</i> (Fr. : Fr.) E. -J. Gilbert	LC	
<i>Tarzetta catinus</i> (Holmsk. : Fr.) Korf & Rogers	LC	
<i>Tarzetta cupularis</i> (L. : Fr.) Lambotte	LC	
<i>Tectella patellaris</i> (Fr.) Murrill	LC	
<i>Tephrocybe admissa</i> (Britzelm.) M.M. Moser	CR	B2abiii
<i>Tephrocybe ambusta</i> (Fr. : Fr.) Donk	VU	D2
<i>Tephrocybe anthracophila</i> (Lasch) Orton	VU	D2
<i>Tephrocybe atrata</i> (Fr. : Fr.) Donk	LC	
<i>Tephrocybe boudieri</i> (Kühner & Romagnesi) Derbsch	LC	
<i>Tephrocybe coracina</i> (Fr.) Moser	DD	
<i>Tephrocybe fibrosipes</i> M. Bon	DD	
<i>Tephrocybe graminicola</i> M. Bon	NT	pr. B2abiii
<i>Tephrocybe impexa</i> (P. Karsten) Moser	DD	
<i>Tephrocybe inolens</i> (Fr.) Moser	EN	B2abiii
<i>Tephrocybe mephitica</i> (Fr.) Moser	DD	
<i>Tephrocybe murina</i> (Batsch : Fr.) Moser	DD	
<i>Tephrocybe ozes</i> (Fr.) M. Bon	NT	pr. B2abiii
<i>Tephrocybe palustris</i> (Peck) Donk	EN	A2c
<i>Tephrocybe platypus</i> (Kühner) Moser	DD	
<i>Tephrocybe putida</i> (P. Karsten) Moser	NT	pr. B2abiii
<i>Tephrocybe rancida</i> (Fr. : Fr.) Donk	LC	
<i>Tephrocybe striaepilea</i> (Fr.) Donk	DD	
<i>Tephrocybe tesquorum</i> (Fr.) Moser	EN	B2abiii
<i>Tephrocybe tylicolor</i> (Fr. : Fr.) Moser	EN	B2abiii
<i>Thanatephorus fusisporus</i> (J. Schröter) Hauerslev & P. Roberts	DD	
<i>Thelephora anthocephala</i> (Bull. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Thelephora atrocitrina</i> Quélet	LC	
<i>Thelephora caryophyllea</i> (J.C. Sch. : Fr.) Pers.	VU	D2
<i>Thelephora intybacea</i> Pers. : Fr.	DD	

<i>Thelephora mollissima</i> Fr. : Fr.	VU	D2
<i>Thelephora palmata</i> (Scop. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Thelephora spiculosa</i> (Fr. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Thelephora terrestris</i> Ehrhart : Fr.	LC	
<i>Trametes cervina</i> (Schw. : Fr.) Bresadola	LC	
<i>Trametes gibbosa</i> (Pers. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Trametes hirsuta</i> (Wulfen) Pilát	LC	
<i>Trametes ochracea</i> (Pers.) Gilbertson & Ryvarden	LC	
<i>Trametes pubescens</i> (Schum. : Fr.) Pilát	LC	
<i>Trametes suaveolens</i> (L. : Fr.) Fr.	VU	B2abiii
<i>Trametes versicolor</i> (L. : Fr.) Lloyd	LC	
<i>Trechispora confinis</i> (Bourdot & Galzin) Libertá	EN	B2abiii
<i>Trechispora stellulata</i> (Bourdot & Galzin) Libertá	DD	
<i>Tremella foliacea</i> Pers. : Fr.	LC	
<i>Tremella mesenterica</i> (Retz. : Fr.)	LC	
<i>Tremiscus helvelloides</i> (de Candolle : Fr.) Donk	LC	
<i>Trichaptum abietinum</i> (Dicks. : Fr.) Ryvarden	LC	
<i>Trichaptum hollii</i> (J.C. Schmidt : Fr.) Kreisel	LC	
<i>Trichoglossum hirsutum</i> (Pers. : Fr.) Boud.	LC	
<i>Trichoglossum walteri</i> (Berk.) E.J. Durand	CR	B2abiii
<i>Tricholoma acerbum</i> (Bull. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Tricholoma albobrunneum</i> (Pers. : Fr.) Kummer	RE?	
<i>Tricholoma album</i> (Sch. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma apium</i> J. Schäffer	CR	A2c
<i>Tricholoma argyraceum</i> (Bull.) Gillet	NT	pr. B2abiii
<i>Tricholoma arvernense</i> Bon	EN	B2abiii
<i>Tricholoma atosquamosum</i> Saccardo	LC	
<i>Tricholoma aurantium</i> (Sch. : Fr.) Ricken	LC	
<i>Tricholoma basirubens</i> (Bon) Riva & Bon	LC	
<i>Tricholoma batschii</i> M. Christensen & Noordeloos	LC	
<i>Tricholoma bisontinum</i> Roland	DD	
<i>Tricholoma boudieri</i> (Barla) Barla	EN	A2c
<i>Tricholoma bresadolanum</i> Cléménçon	NT	pr. B2abiii
<i>Tricholoma bufonium</i> (Pers. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Tricholoma cingulatum</i> (Almf. : Fr.) Jacobasch	NT	pr. A2c
<i>Tricholoma colossus</i> (Fr.) Quélet	EN	B2abiii
<i>Tricholoma columbetta</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma coryphaeum</i> (Fr.) Gillet	LC	
<i>Tricholoma dulciolens</i> Kytövuori	DD	
<i>Tricholoma equestre</i> (L. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma filamentosum</i> (Alessio) Alessio	EN	B2abiii
<i>Tricholoma focale</i> (Fr.) Ricken	EN	B2abiii
<i>Tricholoma fucatum</i> (Fr. : Fr.) Kummer	EN	B2abiii
<i>Tricholoma fulvum</i> (Retz. : Fr.) Costantin & Dufour	LC	
<i>Tricholoma gausapatum</i> (Fr. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Tricholoma hordum</i> (Fr. : Fr.) Quélet	CR	B2abiii
<i>Tricholoma imbricatum</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma inamoenum</i> (Fr. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Tricholoma inocybeoides</i> A. Pearson	DD	
<i>Tricholoma joachimii</i> M. Bon & Riva	EN	B2abiii
<i>Tricholoma lascivum</i> (Fr. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Tricholoma leucoterreum</i> Mariotto & Turretta	DD	
<i>Tricholoma luridum</i> (J.C. Sch. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma militare</i> (Lasch) Gillet	DD	
<i>Tricholoma myomyces</i> (Pers. : Fr.) J.E. Lange	LC	
<i>Tricholoma orirubens</i> Quélet	LC	
<i>Tricholoma pardinum</i> (Pers.) Quélet	LC	
<i>Tricholoma pessundatum</i> (Fr. : Fr.) Quélet	NT	pr. B2abiii
<i>Tricholoma populinum</i> J.E. Lange	LC	

<i>Tricholoma portentosum</i> (Fr. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Tricholoma psammopus</i> (Kalchbrenner) Quélet	NT	pr. B2abiii
<i>Tricholoma pseudoimbricatum</i> J.E. Lange & Torkelsen	RE?	
<i>Tricholoma pseudonictitans</i> M. Bon	LC	
<i>Tricholoma ramentaceum</i> (Bull. : Fr.) Ricken	LC	
<i>Tricholoma saponaceum</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma saponaceum</i> f. <i>ardosiacum</i> (Bresadola) M. Bon	LC	
<i>Tricholoma scalpturatum</i> (Fr.) Quélet	LC	
<i>Tricholoma sciodes</i> (Pers.) C. Martin	LC	
<i>Tricholoma sejunctoides</i> P.D. Orton	EN	B2abiii
<i>Tricholoma sejunctum</i> (Sow. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Tricholoma sejunctum</i> var. <i>coniferarum</i> Bon	LC	
<i>Tricholoma sejunctum</i> var. <i>fagetorum</i> Bon & Bouteville	LC	
<i>Tricholoma squarrulosum</i> Bresadola	LC	
<i>Tricholoma stans</i> (Fr.) Saccardo	DD	
<i>Tricholoma stiparophyllum</i> (Lund) P. Karsten	LC	
<i>Tricholoma sudum</i> (Fr.) Quélet	EN	B2abiii
<i>Tricholoma sulfurescens</i> Bresadola	EN	A2c
<i>Tricholoma sulfureum</i> (Bull. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma sulfureum</i> var. <i>coronarium</i> (Pers.) Gillet	LC	
<i>Tricholoma terreum</i> (J.C. Sch. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma triste</i> (Scop. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Tricholoma tumidum</i> (Pers. : Fr.) Gillet	EN	B2abiii
<i>Tricholoma umbonatum</i> (J.E. Lange) Cléménçon & M. Bon	LC	
<i>Tricholoma ustale</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma ustaloides</i> Romagnesi	LC	
<i>Tricholoma vaccinum</i> (J.C. Sch. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma virgatum</i> (Fr. : Fr.) Kummer	LC	
<i>Tricholoma viridifucatum</i> Bon	EN	A2c
<i>Tricholomella constricta</i> (Fr. : Fr.) Kalamees	NT	pr. B2abiii
<i>Tricholomella leucocephala</i> (Bull. : Fr.) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Tricholomopsis decora</i> (Fr. : Fr.) Singer	LC	
<i>Tricholomopsis flammula</i> (Métrod ex E. Ludwig) P.-A. Moreau & Courtecuisse	VU	A2c
<i>Tricholomopsis ornata</i> (Fr.) Singer	VU	A2c
<i>Tricholomopsis rutilans</i> (J.C. Sch. : Fr.) Singer	LC	
<i>Trichopeziza discolor</i> (Mouton) Raitv.	DD	
<i>Trichophaea abundans</i> (P. Karst.) Boud.	DD	
<i>Trichophaea hemisphaerioides</i> (Mouton) Graddon	EN	B2abiii
<i>Trichophaea hybrida</i> (Sowerby) T. Schumach.	DD	
<i>Trichophaea livida</i> (Schum. : Fr.) Boud.	DD	
<i>Trichophaea paludosa</i> Boud.	EN	B2abiii
<i>Trichophaea woolhopeia</i> (Cooke & W. Phillips) Arnould	LC	
<i>Tubaria autochtona</i> (Berk. & Br.) Saccardo	LC	
<i>Tubaria confragosa</i> (Fr.) Harmaja	CR	B2abiii
<i>Tubaria conspersa</i> (Pers. : Fr.) Fayod	LC	
<i>Tubaria ferruginea</i> Horak & P.-A. Moreau	LC	
<i>Tubaria furfuracea</i> (Pers. : Fr.) Gillet	LC	
<i>Tubaria hiemalis</i> M. Bon	LC	
<i>Tubaria minutalis</i> Romagnesi	DD	
<i>Tubaria pellucida</i> (Bull. : Fr.) Gillet	EN	B2abiii
<i>Tubaria romagnesiana</i> Arnolds	DD	
<i>Tuber aestivum</i> Vitt.	LC	
<i>Tuber brumale</i> Vitt.	DD	
<i>Tuber dryophilum</i> Tul. & C. Tul.	DD	
<i>Tuber excavatum</i> Vitt.	DD	
<i>Tuber mesentericum</i> Vitt.	LC	
<i>Tuber rapaeodorum</i> Tul. & C. Tul.	EN	B2abiii
<i>Tuber uncinatum</i> Chatin	LC	
<i>Tubercularia vulgaris</i> Tode	LC	

<i>Tulostoma brumale</i> Pers. : Pers.	LC	
<i>Tylophilus felleus</i> (Bull. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Tylospora asterophora</i> (Bonorden) Donk	DD	
<i>Typhula culmigena</i> (Montagne & Fr.) J. Schröter	RE?	
<i>Typhula erumpens</i> Corner	DD	
<i>Typhula erythropus</i> (Pers. : Fr.) Fr.	NT	pr. A2c
<i>Typhula micans</i> (Pers. : Fr.) Berthier	DD	
<i>Typhula mucor</i> Patouillard	DD	
<i>Typhula phacorrhiza</i> (J.J. Reichard : Fr.) Fr.	VU	D2
<i>Typhula quisquiliaris</i> (Fr. : Fr.) P. Hennings	LC	
<i>Typhula sclerotoides</i> (Pers.) Fr.	DD	
<i>Typhula setipes</i> (Greville) Berthier	DD	
<i>Tyromyces chioneus</i> (Fr. : Fr.) P. Karsten	LC	
<i>Tyromyces fissilis</i> (Berk. & Curt.) Donk	NT	pr. B2abiii
<i>Tyromyces kmetii</i> (Bresadola) Bondarzew & Singer	DD	
<i>Tyromyces wynnei</i> (Berk. & Br.) Donk	NT	pr. B2abiii
<i>Urnula craterium</i> (Schwein. : Fr.) Fr.	EN	B2abiii
<i>Urosporellina mitis</i> (Pers. : Fr.) Kreisel	LC	
<i>Vascellum pratense</i> (Pers. : Pers.) Kreisel	LC	
<i>Verpa bohémica</i> (Krombh.) J. Schröt.	VU	B2abiii
<i>Verpa digitaliformis</i> Pers.	NT	pr. B2a
<i>Vibrissea truncorum</i> Fr.	NT	pr. A2c
<i>Volvariella bombycina</i> (J.C. Sch. : Fr.) Singer	CR	B2abiii
<i>Volvariella caesiocincta</i> P.D. Orton	CR	B2abiii
<i>Volvariella gloiocephala</i> (de Candolle : Fr.) Boekhout & Enderle	LC	
<i>Volvariella hypopithys</i> (Fr.) R. Schaffer	LC	
<i>Volvariella murinella</i> (Quélet) Dennis, P.D. Orton & Hora	LC	
<i>Volvariella pusilla</i> (Pers. : Fr.) Singer	NT	pr. B2abiii
<i>Volvariella surrecta</i> (Knapp) Singer	LC	
<i>Volvariella taylori</i> (Berk.) Singer	EN	B2abiii
<i>Vuilleminia comedens</i> (Nees von Eesenbeck : Fr.) R. Maire	LC	
<i>Xerocomus armeniacus</i> (Quélet) Quélet	EN	A2c
<i>Xerocomus armeniacus</i> var. <i>venosipes</i> Redeuilh	DD	
<i>Xerocomus badiorufus</i> (Heim) M. Bon [<i>inval.</i>]	VU	D2
<i>Xerocomus badius</i> (Fr. : Fr.) E.-J. Gilbert	LC	
<i>Xerocomus chrysenteron</i> (Bull.) Quélet	LC	
<i>Xerocomus communis</i> (Bulliard) Bon	NT	pr. B2abiii
<i>Xerocomus dryophilus</i> (Thiers) Singer	DD	
<i>Xerocomus ferrugineus</i> (J.C. Sch.) M. Bon	LC	
<i>Xerocomus leonis</i> (D.A. Reid) M. Bon	EN	B2abiii
<i>Xerocomus porosporus</i> Imler	LC	
<i>Xerocomus pruinatus</i> (Fr.) Quélet	LC	
<i>Xerocomus ripariellus</i> Redeuilh	VU	D2
<i>Xerocomus rubellus</i> Quélet	LC	
<i>Xerocomus subtomentosus</i> (L. : Fr.) Quélet	LC	
<i>Xeromphalina campanella</i> (Batsch : Fr.) Kühner & R. Maire	EN	A2c
<i>Xeromphalina cornui</i> (Quélet) J. Favre	CR	B2abiii
<i>Xerula caussei</i> R. Maire	VU	A2c
<i>Xerula melanotricha</i> Dörfelt	EN	B2abiii
<i>Xerula pudens</i> (Pers. : Fr.) Singer	NT	pr. A2c
<i>Xerula radicata</i> (Rehl. : Fr.) Dörfelt	LC	
<i>Xerula radicata</i> f. <i>marginata</i> (Konrad & Maublanc) R.H. Petersen	LC	
<i>Xylaria bulbosa</i> (Pers.) Berk. & Broome	DD	
<i>Xylaria carpophila</i> (Pers.) Fr.	LC	
<i>Xylaria filiformis</i> (Alb. & Schwein. : Fr.) Fr.	LC	
<i>Xylaria hypoxylon</i> (L. : Fr.) Grev.	LC	
<i>Xylaria longipes</i> Nitschke	LC	
<i>Xylaria polymorpha</i> (Pers. : Fr.) Grev.	LC	

*QUELQUES CLICHÉS D'ESPÈCES
DE CHAQUE CATÉGORIE*



Limacella furnacea (une seule station).
Espèce en danger critique d'extinction (CR)



Pisolithus arhizus (uniquement sur terrils miniers).
Espèce en danger critique d'extinction (CR)



Tubaria confragosa – Espèce en danger critique d'extinction (CR)
sur bois mort, surtout de bouleau et d'aulne, dans les [tourbières](#)- Photo Laurent Galliot



Leccinum rotundifoliae - Espèce en danger critique d'extinction (CR)
associé à *Betula nana*, *B. rotundifolia* ou *B. glandulosa* - Photo Jean-Marc Moingeon



Tricholoma apium - Espèce en danger critique d'extinction (CR)
associé à des conifères en terrain sablonneux ou marécageux - Photo Claude Page



Collybia impudica – Espèce en danger (EN)
une espèce thermophile peu commune



Cortinarius vaginatopus - Espèce en danger (EN)
sous feuillus en terrain calcaire, dans des stations thermophiles



Entoloma porphyrophaeum - Espèce vulnérable (VU)
dans les pelouses non amendées en terrain pauvre - Photo François Thiery



Xerula melanotricha - Espèce vulnérable (VU)
sur racines mortes de conifères, en terrain calcaire



Mycena megaspora - Espèce vulnérable (VU)
en terrain tourbeux ou marécageux –Photo Patrick Laurent



Clitocybe collina - Espèce vulnérable (VU)
dans les pelouses sèches calcaires pâturées



Hygrocybe aurantiosplendens - Espèce vulnérable (VU)
dans les prairies et prés-bois calcaires - Photo Jean-Marc Moingeon



Gomphus clavatus - Espèce vulnérable (VU)
en montagne - Photo Claude Page



Verpa bohemica - Espèce vulnérable (VU)
dans les ripisylves - Photo Gilbert Moyne



Agaricus leucotrichus – Espèce quasi menacée (NT)
dans la litière d'aiguilles des bois de conifères, surtout d'épicéas



Boletus satanas - Espèce quasi menacée (NT)
dans les pré-bois et les taillis de feuillus bien exposés, en terrain calcaire



Lactarius helvus - Espèce quasi menacée (NT)
surtout dans les pessières et les [bétulaies](#) humides de montagne sur sol acide



Polyporus squamosus - Espèce quasi menacée (NT)
sur les troncs de feuillus, surtout au bord des cours d'eau ou des étangs.



Phellodon niger – Préoccupation mineure (LC)
dans les bois de conifères purs ou mêlés de feuillus



Aleuria aurantia - Préoccupation mineure (LC)
sur le sol nu ou dans l'herbe des chemins forestiers



Boletus calopus - **Préoccupation mineure (LC)**
sous feuillus et conifères en terrain à tendance acide- Photo Jean-Marc Moingeon



Flammulina velutipes - **Préoccupation mineure (LC)**
en touffes sur bois de feuillus, surtout saules, en hiver - Photo Jean-Marc Moingeon

UTILISATION DE LA LISTE

Cette liste d'espèces est destinée principalement à étayer des dossiers de protection ou de restauration des milieux naturels. Elle pourra être utilisée dans un premier temps pour évaluer sur le plan **fongique** des sites naturels francs-comtois à haute valeur patrimoniale tels que des terrils, des **tourbières** et des pelouses sèches, grâce au calcul de leur indice patrimonial *. Par la suite, elle permettra l'étude comparative de certaines zones qui ne font pas encore partie du réseau Natura 2000, en permettant la mise en valeur de leur richesse sur le plan **fongique**. Son utilisation pourra aider au déclenchement d'actions de restauration ou de protection de **biotopes** dont le nombre est limité et qui hébergent une flore spécifique très précieuse. Elle sera également à la disposition des autorités locales pour les aider à réorienter le mode de gestion de certains milieux agricoles ou forestiers dont l'équilibre biologique est perturbé. Enfin, cette liste permettra d'évaluer l'évolution de l'état des milieux au cours du temps.

* Calcul de l'indice patrimonial (Ip) d'un site.

A - Compter le nombre d'espèces en liste rouge pour chaque catégorie de menace,

B - Attribuer les points suivants aux différentes catégories de menace :

- ✓ Catégorie RE : 6 points
- ✓ Catégorie RE ? : 6 points
- ✓ Catégorie CR : 5 points
- ✓ Catégorie EN : 4 points
- ✓ Catégorie VU : 3 points
- ✓ Catégorie NT : 2 points
- ✓ Catégorie LC : 1 point

C - Multiplier le nombre d'espèces de chaque catégorie par le nombre de points correspondant.

D - Additionner les chiffres obtenus pour chaque catégorie
➤ poids patrimonial brut (PPb).

E - Diviser le PPb par le nombre de centaines d'espèces répertoriées.
➤ Indice Patrimonial (Ip).

A titre d'exemple, examinons le cas d'une tourbière dans laquelle 300 espèces ont été répertoriées et dont 48 figurent sur la Liste rouge régionale.

Catégories	Nb d'espèces en Liste rouge	Nombre de points	Résultats
RE	2	6 pts	12 pts
RE ?	1	6 pts	6 pts
CR	0	5 pts	0 pt
EN	13	4 pts	52 pts
VU	14	3 pts	42 pts
NT	8	2 pts	16 pts
LC	10	1 pt	10 pts
	48		PPb = 138 pts

$$\text{Indice patrimonial } \mathbf{Ip} = 138 / 3 = \mathbf{46}$$

PPb
↗
↖
3 centaines d'espèces répertoriées

CONCLUSION

Cette Liste rouge est le fruit du long travail d'une équipe qui a oeuvré dans le but de générer un document permettant une meilleure prise en compte de la mycoflore dans les dossiers de protection et dans les futures études d'habitats. Si cet état des lieux permet d'initier des actions plus globales de protection de l'environnement, notre but sera pleinement atteint. Nous pensons en effet qu'une connaissance plus complète de la sensibilité des milieux naturels francs-comtois et de la flore qu'ils hébergent devrait faciliter leur gestion, afin que notre région puisse préserver son précieux patrimoine végétal et [fongique](#).

GLOSSAIRE

Acidiphile :	qui pousse de préférence sur les sols acides.
Ascomycète :	champignon dont les spores sont produites dans des sortes de sacs nommés "asques".
Aulnaie :	peuplement d'aulnes.
Bas-marais :	étendue marécageuse se développant sur des sols constamment engorgés.
Bétulaie :	peuplement de bouleaux.
Biodiversité :	diversité naturelle des organismes vivants.
Biotope :	milieu où se développe une espèce.
BRF :	Bois réméal fragmenté.
Canopée :	ensemble formé par les houppiers .
CBNFC-ORI :	<i>Conservatoire botanique national de Franche-Comté – Observatoire régional des Invertébrés.</i>
Chablis :	arbre ou ensemble d'arbres renversé, déraciné, ou cassé suite à un accident climatique.
Coprophile :	qui se développe sur les excréments, le fumier.
CREN :	<i>Conservatoire régional des espaces naturels.</i>
CSRPN :	<i>Conseil scientifique régional du patrimoine naturel.</i>
Discomycète :	champignon ascospore en forme de disque ou de coupe.
Drageon :	rejet naissant à partir d'un bourgeon situé sur une racine ou une tige souterraine.
DREAL :	<i>Direction régionale de l'environnement, de l'aménagement et du logement.</i>
Ecosystème :	système biologique intégrant un biotope et l'ensemble des êtres vivants qui y vivent.
FME :	<i>Fédération mycologique de l'Est.</i>
Fonge :	flore fongique .
Fongique :	qui se rapporte aux champignons (du latin <i>fungus</i>).
Futaie :	peuplement dont les arbres sont issus de semences (futaie régulière = même âge – futaie jardinée = tous âges, en mélange).
Habitat :	milieu géographique qui réunit les conditions favorables à la vie d'une espèce végétale ou animale.
Houppier :	ensemble des branches, rameaux et feuillage qui surmonte le fût d'un arbre.
Humicole :	qui affectionne les sites riches en humus.
Humus :	ensemble des matières organiques plus ou moins décomposées, formant la couche superficielle des sols recouverts de végétation.
Lignivore :	qui décompose le bois.
Lichen :	être double résultant de l'association d'une algue et d'un champignon vivant en symbiose.
Macromycète :	champignons dont le sporophore est visible à l'œil nu (supérieur à 1 mm).
Manteau préforestier :	végétation arbustive bordant la forêt.
MEDDE :	<i>Ministère de l'environnement, du développement durable et de l'énergie.</i>

Mégaphorbiaie :	formation végétale à plantes herbacées de grande taille.
Micromycète :	champignon dont le sporophore est difficilement visible à l'œil nu (inférieur à 1 mm).
Mycélium :	appareil végétatif du champignon, constitué de filaments très fins et vivant dans le sol.
Mycoflore :	flore fongique .
Mycologie :	étude et science des champignons.
Mycologue :	personne étudiant les champignons d'une manière scientifique dans le but de les connaître et aussi de les reconnaître.
Mycophage :	personne qui récolte les champignons pour les consommer.
Mycorhize :	relation à bénéfices réciproques entre un champignon et un végétal.
Ourlet préforestier :	végétation herbacée bordant le manteau préforestier .
Praticole :	qui se rencontre dans les pelouses et les prairies.
Rudéral :	se dit de végétaux liés aux déchets provenant des activités humaines (ruines, décombres, dépôts d'ordures, de matières organiques, ...).
Saprophyte :	qui se nourrit de matières organiques en décomposition.
Saulaie :	peuplement de saules.
SBFC :	<i>Société botanique de Franche-Comté.</i>
SHND :	<i>Société d'histoire naturelle du Doubs.</i>
SHNPM :	<i>Société d'histoire naturelle du Pays de Montbéliard.</i>
SHNV :	<i>Société d'histoire naturelle de Vesoul.</i>
SMA :	<i>Société mycologique de la ville et du canton d'Arbois.</i>
SMBD :	<i>Société mycologique et botanique doloise (SMD jusqu'en 2010).</i>
SMF :	<i>Société mycologique de France.</i>
SMHR :	<i>Société mycologique du Haut-Rhin.</i>
SMLE :	<i>Société mycologique de Luxeuil et des environs.</i>
SMPM :	<i>Société mycologique du Pays de Montbéliard.</i>
SMTB :	<i>Société mycologique du Territoire de Belfort.</i>
SNSC :	<i>Société des naturalistes de Saint-Claude.</i>
Sporophore	partie visible du champignon, la partie souterraine étant le mycélium.
Strate :	ensemble de plantes d'une forêt ayant sensiblement la même taille: strate arborescente, arbustive, herbacée, ...
Sylviculture :	ensemble des techniques visant à créer, renouveler ou améliorer la forêt.
Symbiose :	association à bénéfices réciproques.
Symbiotique :	qui participe à une symbiose ou qui la constitue.
Tallis :	peuplement issu de rejets de souches ou de drageons .
Taillis-sous-futaie :	peuplement mixte composé de grands arbres d'âges variés issus de semences et dominant un taillis.
Taxon :	unité correspondant à l'espèce dans la classification des êtres vivants.
Thermophile :	qui affectionne les milieux chauds.
Tourbière :	étendue marécageuse dont le sol est composé exclusivement de tourbe.
UICN :	<i>Union internationale pour la conservation de la nature.</i>

REMERCIEMENTS

Nous remercions particulièrement le Comité français de l'**UICN** pour le soutien méthodologique apporté tout au long du projet, ainsi que Michel Carteron, Alain Chiffaut, Régis Courtecuisse, Yorick Ferrez, Frédéric Mora, Béatrice Senn-Irlet et Nicolas Van Vooren pour l'aide et les conseils donnés à l'équipe d'évaluation tout au long du processus d'élaboration de la Liste rouge. Un grand merci également à tous les mycologues qui ont participé à l'illustration de ce document grâce aux clichés dont ils sont les auteurs.

BIBLIOGRAPHIE

Voici quelques références de publications pour en savoir plus sur les champignons, leur écologie et les milieux naturels de notre région. Parmi ces documents figurent les synthèses des études réalisées par les sociétés mycologiques ou d'histoire naturelle francs-comtoises concernant les champignons des terrils, pelouses sèches, milieux mésophiles, zones humides et [tourbières](#) :

ANDRE M., MOINGEON J.M., 2002 – *Les champignons de la montagne jurassienne*. Besançon, Néo-Typo, 368 p.

BADOT P. M., 1991 – *Le dépérissement forestier : effet des récentes sécheresses et de la pollution atmosphérique ?* Images de Franche-Comté n°3.

BARDAT J. & all., 2004. *Prodrome des végétations de France*. Muséum national d'histoire naturelle, Paris. 176 p.

BECKER G., 1956 – *Observation sur l'écologie des champignons supérieurs* (Thèse de doctorat).

BEIRNAERT P., 2012 - *Etude des champignons de la [tourbière](#) " Les marais " à Andelot en Montagne (39)*. Etude réalisée par la [SMA](#) pour le [CREN](#) de Franche-Comté, sous l'égide de la [FME](#), 38 p.

BEIRNAERT P., 2013 - *Etude des champignons de la [tourbière](#) " Les Prés Vieux " à Esserval Tartre (39)*. Etude réalisée par la [SMA](#) pour le [CREN](#) de Franche-Comté, sous l'égide de la [FME](#), 30 p.

BOULLARD B., 1968 - *Les [mycorhizes](#)*. Paris, Masson, 135 p.

BOULLARD B., 1990 - *Guerre et paix dans le règne végétal*. Editions Marketing, 295 p.

CAILLET M., MOYNE G., 1980 - *Les champignons de la forêt en Franche-Comté*. Numéro spécial du bulletin de la SHND et de l'association univers.

CAILLET M., & VADAM J.-C., 2009 - *[Macromycètes](#) déterminants et unités phytosociologiques en Franche-Comté (France). Applications aux habitats forestiers et préforestiers*. Bull. [SMF](#) 125 (3-4) : 213-235.

CAILLET M. & M., VADAM J.C., 2011 - *Étude des champignons des [tourbières](#) de La Grande Seigne et du Barchet à Passonfontaine (25)*. Etude réalisée par la [SHNPM](#) pour le [CREN](#) de Franche-Comté, sous l'égide de la [FME](#), 46 p.

CAILLET M. & M., SUGNY D., VADAM J.C., 2013 - *Etude des champignons des [tourbières](#) du lac de Bonlieu et de l'étang du Lautrey (39)*. Etude réalisée par la [SHNPM](#) pour le [CREN](#) de Franche-Comté, sous l'égide de la [FME](#), 51 p.

CAILLET M. & M., SUGNY D., VADAM J.C., 2013 - *Etude des champignons des zones tourbeuses des lacs de Narlay, d'Ilay, du Petit et du Grand Maclu, au Frasnais et à La Chaux-du-Dombief (39)*. Etude réalisée par la [SHNPM](#) pour le [CREN](#) de Franche-Comté, sous l'égide de la [FME](#), 72 p.

CHEVROLET J.P., 2010 – *Etude des champignons de la [tourbière](#) de la source de la Savoureuse et de la ferme auberge du Ballon d'Alsace, à Lepuix-Gy (90)*. Etude réalisée par la [SMTB](#) pour le [CREN](#) de Franche-Comté, sous l'égide de la [FME](#), 20 p.

CHEVROLET J.P., 2010 – *Etude des champignons de la [tourbière](#) de l'étang Colin à Chaux (90)*. Etude réalisée par la [SMTB](#) pour le [CREN](#) de Franche-Comté, sous l'égide de la [FME](#), 20 p.

CHEVROLET J.P., 2013 - *Etude des champignons de la tourbière de l'étang des Monts Revaux, à Saint Germain (70)*. Etude réalisée par la **SMTB** pour le **CREN** de Franche-Comté, sous l'égide de la **FME**, 39 p.

CHEVROLET J.P., 2013 - *Etude des champignons de la tourbière du Bois de Question, à Saint Germain (70)*. Etude réalisée par la **SMTB** pour le **CREN** de Franche-Comté, sous l'égide de la **FME**, 48 p.

COURTECUISSÉ R., 1997 - *Liste rouge des champignons menacés de la région Nord-Pas-de-Calais. Cryptogamie, Mycol.* 1997, 18(3) : 183-219.

COURTECUISSÉ R., LECURU C., 2002 - *Analyse de la fonce du parc du Mémorial Canadien de Vimeu (Pas-de-Calais), France*, p.3-16. *Bull. Soc. Mycol. Nord de la France* 71/72.

DELPECH R., DUME G. & GALMICHE P., 1985 - *Typologie des stations forestières (vocabulaire)*. Paris, I.D.F., 243 p.

DOLLE B., SUGNY D., 2003 - *Les associations fongiques d'un terroir franc-comtois cinquantenaire*. *Bull. Féd. Mycol. Est* 1 : 19-28.

DURRIEU G., 1993 - *Ecologie des champignons*. Paris, Masson, 207 p.

FERREZ Y., 2004. *Connaissance des habitats naturels et semi-naturels de Franche-Comté*. Conservatoire botanique national de Franche-Comté, 57 p.

FERREZ Y., BAILLY G., BEAUFILS T., COLLAUD R., CAILLET M., FERNEZ T., GILLET F., GUYONNEAU J., HENNEQUIN C., ROYER J.-M., SCHMITT A., VERGON-TRIVAUDEY M.-J., VADAM J.-C., VUILLEMENOT M., 2011. *Synopsis des groupements végétaux de Franche-Comté*. Les Nouvelles Archives de la Flore jurassienne et du nord-est de la France. 1, 282 p.

FERREZ Y., PROST J.F., 2001 - *Atlas des plantes rares ou protégées de Franche-Comté*. Turriers, Naturalia Publications, 310 p.

GALLIOT L., 2012 - *Etude des champignons du site du Bois du Parc à Montbéliard (25)*. SMPM, Agence de l'Environnement de Pays de Montbéliard Agglomération, 53 p.

GALLIOT L., 2012 - *Etude des champignons du site du Bois du Mont-Bart (25)*. SMPM, Agence de l'Environnement de Pays de Montbéliard Agglomération, 59 p.

GALLIOT L., 2012 - *Etude des champignons du site de la Source des Fées (25)*. SMPM, Agence de l'Environnement de Pays de Montbéliard Agglomération, 48 p.

GALLIOT, L. SUGNY, D., 2005 - *Catalogue des champignons de Franche-Comté*. Musée de Montbéliard, 112 p.

GAUDIN S., SOLLELIET J.P., 1999 - *La sylviculture ou la forêt façonnée par l'homme. La Garance voyageuse*, n°45.

HERBERT, R. & MILLET, J.L., 2012 - *Etude des champignons de la tourbière du Mou de Pleure (39)*. Etude réalisée par la **SMBD** pour le **CREN** de Franche-Comté, 31 p.

LAURENT P., 2002 - *Liste rouge des champignons menacés de la région Alsace*.

MALAVAL J.C., 2000 - *Liste rouge des champignons menacés de Haute-Normandie*.

- MARSTALLER R.**, 2006 - *Syntaxonomischer Konspekt der Moosgesellschaften Europas und angrenzender Gebiete*. Haussknechtia (13), 192 p.
- MOREL-FOURRIER R.**, & **VUILLERMOZ Y.**, 2011 - *Etude des champignons de la tourbière des Prés de la Rixouse (39), lieu-dit " Sous les montées "*. Etude réalisée par la SNSC pour le CREN de Franche-Comté, 14 p.
- MORNAND, J.**, 2001 - *Liste rouge des champignons menacés des Pays de la Loire*.
- MOYNE G.**, 1995 - *Le morillou des Granges-Maillot*. Besançon, Character's, 170 p.
- PAGE C.**, 2013 - *Etude des champignons de la tourbière d'Entrecôte du Milieu à Foncine-le-Haut (39)*. Etude réalisée par la SHNHD pour le CREN de Franche-Comté, 52 p.
- SUGNY D.**, 2004 - *Les champignons rares ou menacés de Franche-Comté*. Observatoire régional de l'environnement de Franche-Comté, 44 p.
- SUGNY D.**, 2010 - *Etude des champignons de la Réserve Naturelle du Sabot de Frotey-lès-Vesoul (70)*. Etude réalisée par la SMPM pour la R.N. du Sabot, 101 p.
- SUGNY**, 2010 - *Etude des champignons de la tourbière de l'étang du Sennepey à Saint-Barthélemy (70)*. Etude réalisée par la SMPM pour le CREN de Franche-Comté, sous l'égide de la FME, 50 p.
- SUGNY D.**, 2012 - *Etude des champignons du site des Coteaux d'Hérimoncourt à Hérimoncourt / Thulay (25)*. SMPM, Agence de l'Environnement de Pays de Montbéliard Agglomération, 56 p.
- SUGNY D.**, 2012 - *Etude des champignons du site des Rangs Peux à Audincourt / Taillecourt (25)*. SMPM, Agence de l'Environnement de Pays de Montbéliard Agglomération, 46 p.
- SUGNY D.**, 2012 - *Etude des champignons du site de la Vallée de la Lizaine à Bethoncourt (25)*. SMPM, Agence de l'Environnement de Pays de Montbéliard Agglomération, 46 p.
- THOUVENOT B.**, 2011 - *Etude des champignons de la tourbière de Pellevin à Ecromagny (70)*. Etude réalisée par la SHNV pour le CREN de Franche-Comté, sous l'égide de la FME, 20 p.
- THOUVENOT B.**, 2011 - *Etude des champignons de la tourbière de la Grande Pille à Saint Germain (70)*. Etude réalisée par la SMLE pour le CREN de Franche-Comté, sous l'égide de la FME, 21 p.
- UICN.**, 2001 - *Catégories et Critères de l'UICN pour la Liste Rouge : Version 3.1*. Commission de la sauvegarde des espèces de l'UICN. UICN, Gland, Suisse et Cambridge, Royaume-Uni. ii + 32 pp.
- UICN.**, 2003 - *Lignes Directrices pour l'Application, au Niveau Régional, des critères de l'UICN pour la Liste Rouge*. Commission de la sauvegarde des espèces de l'UICN. UICN, Gland, Suisse et Cambridge, Royaume-Uni. ii + 26 pp.
- UICN France & MNHN**, 2009 - *La Liste rouge des espèces menacées en France - Contexte, enjeux, et démarche d'élaboration*. Paris, France.
- UICN France**, 2011 - *Guide pratique pour la réalisation de Listes rouges régionales des espèces menacées*. Méthodologie de l'UICN & démarche d'élaboration. Paris, France.

--- 0 ---

VEGETATIONS ET HABITATS DE LA FONGE DE FRANCHE-COMTE

NIVEAUX DE SENSIBILITE AUX DIFFERENTES MENACES

Michel CAILLET¹ et Jean-Claude VADAM²

Code explicatif pour la compréhension des fiches de groupes de milieux

- Les groupes de milieux sont numérotés de 1 à 21 par ordre décroissant de sensibilité et de menaces.
- Niveaux de sensibilité et de menaces des milieux.
 - **** Milieux très sensibles dont la fonge est très menacée.
 - *** Milieux sensibles dont la fonge est menacée.
 - ** Milieux peu sensibles dont la fonge est peu menacée.
 - * Milieux actuellement non sensibles et non menacés pour la fonge.
- Importance de l'aire de répartition des milieux (catégories de surfaces).
 - A** milieux très peu répandus.
 - B** milieux peu répandus.
 - C** milieux répandus.
 - D** milieux très répandus.
- Principales perturbations ou menaces ayant un impact sur la flore **fongique** en Franche-Comté.
 - a** Prairies artificialisées par hyperfertilisation et sélectifs.
 - b** Fauches trop précoces ou trop fréquentes.
 - c** Abandon des pratiques pastorales induisant un envahissement préforestier.
 - d** Surpâturage intensif.
 - e** Transformation des prairies naturelles par labour en prairies artificielles ou cultures.
 - f** Influence des remembrements sur la pédologie et l'intégrité des **écosystèmes**.
 - g** Emploi des défoliants et pesticides sur les sites anthropisés ou cultivés.
 - h** Influence des fumures de synthèse sur les interfaces prairies-forêts en faciès de pré-bois.
 - i** Réduction du taillis sous **futaie**. Raccourcissement du cycle de rotation des coupes-coupes intempestives.
 - j** **Sylviculture** monospécifique en **futaie** pure.
 - k** Drainage des zones humides ouvertes ou boisées.
 - l** Déstructuration des sols forestiers par emploi de moyens lourds d'exploitation.
 - m** Coupes à blanc conduisant à une **sylviculture** artificielle et une dystrophie des sols.
 - n** Dystrophisation et minéralisation des sols par destruction des surplus organiques par le feu.
 - o** Travaux d'exploitation des coupes dépassant la période hivernale de dormance.

¹ 14, rue des Champs-Nardin F-25000 Besançon

² 17, rue de Montbouton F-25230 Dasle

- p** Introduction de conifères exotiques et uniformisation des forêts monospécifiques de résineux.
- q** Appauvrissement floristique des zones tourbeuses ouvertes ou boisées.
- r** Prélèvements de matériaux (sables, graviers, granulats, ...) dans les systèmes alluviaux, tourbeux et les terrils (prélèvements immodérés de tourbe et de tout-venant).
- s** Abaissement ou perturbations des niveaux phréatiques.
- t** Réduction des espaces naturels par urbanisation et aménagements touristiques.
- u** Milieux sensibles influencés par les changements climatiques.
- v** Perturbations naturelles (ouragans, tempêtes) pour les forêts d'altitude.
- w** Dépérissement des essences d'arbres dû aux sécheresses ou aux insectes parasites.
- x** Destruction des sols par les engins thermiques (motos, 4×4 et autres véhicules).

1	****	A	a b c d	f t	Pelouses pérennes, prés maigres, landines, garides xérophiles à méso-xérophiles, sur substrats carbonatés basiques ou siliceux.
					CORINE
<ul style="list-style-type: none"> • Mesobromion erecti Br.-Bl. & Moor 1938 Oberdorfer 1957. Communautés mésoxérophiles. 					34.322
<ul style="list-style-type: none"> • Mesobromenion erecti Br.-Bl. & Moor 1938. Pelouses sur sols profonds. 					34.32
<ul style="list-style-type: none"> • Chamaespartio sagittalis – Agrostidenion tenuis Vigo 1982. Pelouses acidiclinales. 					34.32
<ul style="list-style-type: none"> • Tetragonolobo maritimi – Mesobromenion erecti Royer 1991. Pelouses marnicoles. 					34.33
<ul style="list-style-type: none"> • Teucrio montani – Mesobromenion erecti Royer 1991. Pelouses xériques des sols minces riches en calcaire. 					34.3328
<ul style="list-style-type: none"> • Xerobromion erecti Br.-Bl. & Moor 1938 Moravec in Hol. Hej. Moravec & Neuhaüsl 1967. Communautés des sols squelettiques plus ou moins ouvertes de caractère subméditerranéen. 					34.11
<ul style="list-style-type: none"> • Sedo albi – Scleranthetea biennis Br.-Bl. 1955. Végétation pionnière, vivace des dalles rocheuses de la plaine à la montagne. 					
<ul style="list-style-type: none"> • Communautés calcicoles à acidiclinales. 					35.21
<ul style="list-style-type: none"> • Communautés silicicoles essentiellement localisées dans les Vosges comtoises. 					

2	****	A	k q r s	u v w	Forêts tourbeuses sur sols acides. Pessières, bétulaie s issues des tourbières bombées.
<ul style="list-style-type: none"> • <i>Betulion pubescentis</i> L. & Tx in Sc. & Pass. 1959. Ensemble des hauts-marais dominés par le bouleau pubescent. • <i>Vaccinio uliginosi</i> – <i>Betuletum pubescentis</i> Libbert 1933. Boulaie tourbeuse montagnarde. • Groupement à <i>Betula pubescens</i> et <i>Picea abies</i> A. Schmitt 1978. • <i>Sphagno</i> – <i>Piceetum abietis</i> J.L. Richard 1961. Pessière de périphérie de haut-marais, post-évolutive au <i>Sphagnion medii</i>. • <i>Vaccinio uliginosi</i> – <i>Pinetum rotundatae</i> Oberdorfer 1934. 					CORINE 44.A1 44.A1 44.A1 42.213 44.A3

3	****	A	k q r s u		Milieus ouverts des tourbières évolutives, végétations lacustre, fontinale et palustre.
<ul style="list-style-type: none"> • <i>Scheuchzerietalia palustris</i> Nordhagen 1936. Tourbières alcalines et de transition – Gouilles des bas et hauts-marais. • <i>Caricion lasiocarpae</i> Vanden Berghen in Leb. Noir. Hein. & Berghen 1949. Radeaux et tremblants des tourbières de transition. • <i>Caricetalia fuscae</i> Koch 1926. Bas-marais acidiclinaux à acidiphiles. • <i>Caricetalia davallianae</i> Klika 1934. Communautés montagnardes de bas-marais alcalins à mésotrophes sur sols tourbeux ou minéral. • <i>Rhynchosporion albae</i> Koch 1926. Communautés des gouilles de hauts-marais. 					CORINE 54.5 54.53 54.4 54.23 54.6

<ul style="list-style-type: none"> • Sphagnion medii M. Kästner & Flössner 1933. Groupement structurant les tourbières bombées. 	51.1111
<ul style="list-style-type: none"> • Sphagnion fusci Br.-Bl. 1926. Groupement en phase terminale d'évolution du haut-marais. 	51.1112
<ul style="list-style-type: none"> • Landes de haut-marais à callune et airelles. 	31.21
<ul style="list-style-type: none"> • Phragmiti australis – Magnocaricetea elatae Klika in Klika & V. Novak 1941. 	53.11

4	****	A	p r t w x	Colonisation des terrils et crassiers
				CORINE
<ul style="list-style-type: none"> • Milieu xérophile oligotrophe à Pisolithus arrhizus colonisé par le Bouleau. 				41.B12
<ul style="list-style-type: none"> • Bétulaie colonisatrice minéralotrophe oligotrophe. 				41.B12
<ul style="list-style-type: none"> • Éléments pré-évolutifs vers les Quercetalia roboris. 				31.2
<ul style="list-style-type: none"> • Pelouse pionnière à Deschampsia flexuosa. 				35.13

5	****	D	a b c e	h t x d	Végétations des prairies mésophiles ou mésohygrophiles eutrophes à mésotrophes fauchées ou pâturées.
				CORINE	
<ul style="list-style-type: none"> • Arrhenatherion elatioris Koch 1926. Prairies fauchées de la plaine à la montagne. 				38.22	
<ul style="list-style-type: none"> • Triseti flavescens – Polygonion bistortae Br.-Bl. & Tüxen ex Marschall 1947. Prairies fauchées montagnardes à subalpines. 				38.3	
<ul style="list-style-type: none"> • Cynosurion cristati Tüxen 1947. Prairies pâturées du collinéen au montagnard. 				38.112	
<ul style="list-style-type: none"> • Plantaginetales majoris Tüxen ex von Rochow 1951. Pelouses piétinées, pâturées, mésophiles de l'étage collinéen. 				38.11	

6	****	B	c e h n t x	Végétations de landes, fourrés et manteaux arbustifs. Fruticées à buis, à genévriers, taillis bas préforestiers. Landes à genêts ou fougères. Fruticées à Prunus et Rubus.
<ul style="list-style-type: none"> • Prunetalia spinosae Tüxen 1952. Communautés arbustives des sols carbonatés ou plus ou moins désaturés. • Berberidion vulgaris Br.-Bl. 1950. Communautés médioeuropéennes et supraméditerranéennes calcicoles xérophiles à mésoxérophiles. • Carpino betuli - Prunion spinosae Weber 1974. Mésophile subatlantique ou continental. • Corylo avellanae – Populion tremulae Br.-Bl. ex Theurillat in Th. Aesch., P. Kupf. & Spiels. 1995. Mésophile neutrophile de l'étage montagnard. • Salici cinereae – Rhamnion catharticae Gehu, de Foucault & Del. ex Rameau. Alliance provisoire. Manteaux, fruticées des lits majeurs des rivières (inondations saisonnières). • Communautés à Viburnum opulus, Humulus lupulus des eaux stagnantes ou courantes. • Buxaies supraméditerranéennes. • Junipéraies secondaires de la plaine à la montagne. • Communautés acidiclinales à acidiphiles des halliers dominées par des Rubus. • Communautés des coupes forestières à Sambucus racemosa et Salix caprea persistant en clairière ou en lisière. • Vaccinio myrtilli - Genistetalia pilosae Rivas - Martinez 1979. Manteaux préforestiers et landes subatlantiques à continentales de la plaine à l'étage montagnard. ✓ Genistion tinctorio - germanicae de Foucault 1990. Groupements acidiclinales mésothermes. ✓ Genisto pilosae - Vaccinion uliginosi Br.-Bl. 1926. Landes acidiphiles subcontinentales de la plaine à l'étage montagnard. 				<p>CORINE</p> <p>31.82</p> <p>31.8</p> <p>31.8C</p> <p>31.8</p> <p></p> <p>31.82</p> <p>31.88</p> <p>31.</p> <p>318.D</p> <p>31.213</p>

6	****	B	c e h n	t x	Végétations de landes, fourrés manteaux arbustifs. Fruticées à buis à genévriers, taillis bas préforestiers. Landes à genêts ou fougères. Fruticées à Prunus et Rubus.
(Suite)					CORINE
<ul style="list-style-type: none"> • Cytisetea scopario-striati Rivas-Martinez 1975. Landes et végétations arbustives dominées par des Fabacées sur sols profonds, acides, oligotrophes. 					31.223
Landes à fougères et Cytisus scoparius des faciès préforestiers acidiphiles .					31.

7	****	B	j p r s	q x t	Végétations potentielles préforestières et forestières. Boisements riverains et palustres.
					CORINE
<ul style="list-style-type: none"> • Alnetea glutinosae Br.-Bl. & Tx in West.Dij. & Pass. 1946. Forêts d'aulnes avec bouleaux et saules sur sols engorgés. 					44.91
<ul style="list-style-type: none"> • Alnetalia glutinosae Tüxen 1937. Communautés méso-eutrophes à oligotrophes structurés par Alnus glutinosus. 					44.912
<ul style="list-style-type: none"> • Salicetalia auritae Doing ex West. in West & den Held 1969. Communautés de saules sur sols engorgés, mésotrophes à oligotrophes. 					44.92
<ul style="list-style-type: none"> • Populetales albae Br.-Bl. ex Tchou 1948. Communautés des bords de rivières inondées temporairement, mais dont le profil n'est pas saturé en eau. 					44.1
<ul style="list-style-type: none"> • Aulnaies-Aulnaies-Frênaies de l'Alnion incanae P. in P. S. & W.1928. 					44.33
<ul style="list-style-type: none"> • Salicetea purpureae Moor 1958. Végétations forestières et arbustives riveraines à bois tendre. 					44.92
<ul style="list-style-type: none"> • Salicetalia albae Müller & Görs 1958. Forêts galeries de saules blancs. 					44.13

8	***	C	a b d e	t h	Pelouses, lisières, mégaphorbiaies , préforestières, ourlets, interfaces prairies-forêts. Faciès de prés-bois calciques à oligotrophes acides.
<ul style="list-style-type: none"> • <i>Trifolio medii</i>-Geranietea sanguinei Müller 1962. Pré-bois, pelouses préforestières calcicoles à acidiclinales. <ul style="list-style-type: none"> ✓ Pré-bois caducifolié collinéen. ✓ Pré-bois en interface de forêts mixtes montagnardes. • <i>Melampyro pratensis</i> – <i>Holcetea mollis</i> Passarge 1994. Pelouses, ourlets, manteaux préforestiers sur sols acides oligotrophes, évolutifs vers le <i>Quercetalia roboris</i>. Surtout au niveau de la retombée méridionale des Vosges comtoises. 					CORINE
					34.42
					35.11

9	***	B	e f k s t		Végétations des bords de marais, d'étangs, de lacs, de rivières, de mortes sur sols eutrophes à mésotrophes, minéraux ou tourbescents.
<ul style="list-style-type: none"> • <i>Utricularietea intermedio – minoris</i> Piet. ex Kr. 1968 Végétation hydrophile des gouilles et chenaux des tourbières en large plage trophique. • <i>Montio fontanae – Cardaminetea amarae</i> Br.-Bl. & Tüxen ex Klika & Hadac 1944. Végétations herbacées, bryophytiques liées aux sources, suintements, ruisseaux, cascades toujours mouillés, en ambiances carbonatée, neutre ou acide. Comprend les faciès à <i>Chrysosplenium</i>, à <i>Pellion endiviifoliae</i>, à <i>Carex remota</i>, à <i>Cardamine amara</i> et à <i>Cratoneuron</i> ou <i>Eucladium</i>. • <i>Glycerio fluitantis – Nasturtietea officinalis</i> Géhu & Géhu-Franck 1987. Végétations d'hélophytes des bordures des eaux calmes ou courantes, mais aussi des suintements permanents. 					CORINE
					51.132
					54.11
					53.14

10	***	B	i l o p m	Forêts acidiphiles de l'ordre des Quercetalia roboris climaciquement caducifoliées.
<ul style="list-style-type: none"> • Fago sylvaticae – Quercetum petraeae Tüxen 1955. • Betulo-Quercetum petraeae Tüxen 1937. • Molinio caeruleae – Quercion roboris Scam. & Pass. 1959. Communautés des sols acides, dont tout le profil est engorgé, structurées par le chêne pédonculé et le bouleau. 				CORINE 41.111 44.A1 41.5

11	***	B	j l m p	v w	Pessières, sapinières des sols acides à myrtilles oligotrophes du montagnard au subalpin, <u>non issues</u> des tourbières bombées.
<ul style="list-style-type: none"> • Piceion excelsae Pawl. in Pawl. Sokol & Wall. 1928. Pessières altitudinales des sols très acides du subalpin ou en îlots montagnards. • Asplenio viridis - Piceetum abietis Kuoch 1954. Pessière climacique stationnelle sur lapiaz. • Sapinières hyperacidiphiles à luzules et lycopodes (alliance du Piceion excelsae). • Pessière naine sur sphaignes des éboulis du Mont d'Or. Forme appauvrie de Huperzio selagi – Pinetum uncinatae (Moor 1954) J.-L. Richard 1961. 				CORINE 42.21 42.215 42.132 31.4	

12	**	D	g e r t x	Végétations ouvertes des lieux anthropisés et rudéralisés, cultures, chemins, terrains vagues, champs négligés, talus, bords de routes, urbanisation mal entretenue.
<ul style="list-style-type: none"> • <i>Stellarietea mediae</i> Tüxen, Lohmeyer & Preising ex von Rochow 1951. Végétation annuelle, nitrophile des cultures sarclées, puis des sols moissonnés et récoltés. Supporte en grande partie la classe bryophytique des <i>Barbuletea unguiculatae</i>. • <i>Sisymbrietea officinalis</i> Gutte & Hilbig 1975. Végétation anthropogène, nitrophile, des lieux rudéraux ou perturbés. • <i>Artemisetea vulgaris</i> Lohmeyer, Preising & Tüxen ex von Rochow Végétation rudérale, nitrophile à dominance d'espèces vivaces. • <i>Galio aparines</i> – <i>Urticetea dioicae</i> Passarge ex Kop. 1969. Milieux d'ourlets nitrophiles : ourlets hygrophiles des clairières et laies forestières, des lisières abritées, etc... <i>Alliaria petiolata</i>, <i>Aegopodium podagraria</i>, <i>Impatiens noli-tangere</i>, <i>Stachys sylvatica</i>. • <i>Polygono arenastri</i> – <i>Poetea annuae</i> Rivas Martinez 1975. Végétation annuelle des endroits tassés, piétinés. Comprend les milieux pavés, les cours empierrées, les dalles de pierre du <i>Saginion procumbentis</i>. • <i>Epilobieteae angustifolii</i> Tüxen & Preising ex von Rochow. Végétation pionnière des chablis et des coupes forestières, nitro-héliophile. A son extension maximale à l'étage montagnard. Comprend les sols enrichis en azote à <i>Belladonne</i>, et les communautés intraforestières à <i>Epilobium angustifolium</i>, acidiphiles. 				<p style="text-align: center;">CORINE</p> <p style="text-align: center;">82 83 84 85</p> <p style="text-align: center;">31.87.11</p> <p style="text-align: center;">17</p>

13	**	C	i l n o	p w	Forêts caducifoliées thermophiles en situation d'adret.
<ul style="list-style-type: none"> • Chênaie pubescente du Quercion pubescenti-sessiliflorae Br.-Bl. 1932. • Carpinion betuli Issler 1931, mésoxérophile neutrophile. • Hêtraies du Cephalanthero rubrae – Fagion sylvaticae (Tüxen in Tüxen & Oberdorfer 1958) Rameau 1996. <ul style="list-style-type: none"> ✓ Hêtraie à Carex alba ✓ Hêtraie à Taxus baccata (If) • Hêtraie à tilleuls du Tilion platyphylli Moor 1973. • Hêtraie à érables du Tilion platyphylli. 					CORINE 41.711 41.71 41.16 41.161 41.13 41.13

14	**	C	a b e r s		Prairies humides, mégaphorbiaies, végétations de ceintures des eaux, végétations amphibies des cours d'eaux, sources et marais.
<ul style="list-style-type: none"> • Agrostietea stoloniferae Th. Müller & Görs 1969. Végétation prairiale des sols engorgés ou inondables, surtout minéraux, mésotrophes à eutrophes. • Prairies subissant des inondations de courte durée. • Prairies eurosibériennes longuement inondées. • Mulgedio alpini – Aconitetea variegati Hadac & Klika in Klika & Hadac 1944. Communautés de hautes herbes des régions boréales en limite haute de l'étage montagnard. • Communautés mésohygrophiles à grandes herbes. • Communautés montagnardes d'éboulis rocaillieux suintants, intra ou préforestiers à Aruncus sylvestris et Pétasite blanc. • Filipendulo ulmariae – Convolvuletea sepium Géhu & 					CORINE 37.242 37.81

<p>Géhu - Franck 1987. Mégaphorbiaies planitiaies à montagnardes des stations mouillées inondables.</p> <ul style="list-style-type: none"> • Convolvuletalia sepium Tüxen 1950. Milieux riverains et alluviaux sur sédiment minéral. • Milieu des basses terrasses de la partie amont des cours d'eau à Pétasite hybride et <i>Chaerophyllum hirsutum</i>. <ul style="list-style-type: none"> ✓ Filipenduletalia ulmariae de Foucault & Géhu 1984. • Communautés mésotrophes des dépressions à niveau phréatique élevé sur sol organique. • Molinio caeruleae – Juncetea acutiflori Br.-Bl. 1950. Prairies hygrophiles sur sol oligotrophe à mésotrophe. • Molinietalia caeruleae Koch 1926. Communautés sur sols tourbeux à paratourbeux. <p>Calthion palustris Tüxen 1937. Communautés sur sols tourbeux à paratourbeux.</p>				37.1	
14	**	C	a b e r s	Prairies humides, mégaphorbaies, végétations de ceintures des eaux, végétations amphibies des cours d'eaux, sources et marais.	37.311
<ul style="list-style-type: none"> • Molinion caeruleae Koch 1926. Communautés sur sols paratourbeux basiques, oligotrophes. • Juncion acutiflori Br.-Bl. in Br.-Bl. & Tüxen 1952. Communautés atlantiques à montagnardes sur sol mésotrophe, localisées essentiellement dans les hautes vallées des Vosges comtoises. 				CORINE	37.312 37.21

15	**	C	o p i	Forêts caducifoliées de pentes d'ubac en situation de mésoclimat frais à froid ou d'altitude.
<ul style="list-style-type: none"> • Érablaies à scolopendre et à lunaire du <i>Tilio platyphylli</i> – <i>Acerion pseudoplatani</i> Klika 1955. • Érablaies à Corydale et Moscatelline du <i>Tilio platyphylli</i> – <i>Acerion pseudoplatani</i> Klika 1955. • Érablaie à Spirée barbe de bouc. Alliance du <i>Tilio platyphylli</i> – <i>Acerion pseudoplatani</i>. • <i>Acerion pseudoplatani</i> (Oberdorfer 1957) Rameau, Mansion & Dumée 1993. Forêts subalpines d'érables et de hêtres introgressées par les conifères. 				CORINE 41.4 41.4 41.4 41.15

16	**	D	i j m v x	Hêtraies - sapinières montagnardes neutro-acidiclines et montagnardes acidiphiles .
<ul style="list-style-type: none"> • Hêtraie - sapinière acidiphile à Millet diffus. • Hêtraie - sapinière d'ubac de l'étage montagnard. • Hêtraie - sapinière à Orge d'Europe de l'étage montagnard du Jura. • Sapinière - hêtraie à <i>Festuca altissima</i> des Vosges, plus rare sur le Jura. • Sapinière - hêtraie neutro-basophile à <i>Mercuriale vivace</i>. • Hêtraie - sapinière à Dentaire pennée. • <i>Equiseto sylvaticae</i> - <i>Abietetum albae</i> Moor 1952. • Hêtraies - sapinières montagnardes acidiphiles du <i>Luzulo luzuloidis</i> - <i>Fagion sylvaticae</i> Lohm. & Tüxen in Tüxen 1954. faisant la transition avec les <i>Vaccinio-Piceetea</i>. 				CORINE 41.13 41.131 41.13 41.13 41.133 41.13 41.11

17	**	B	a c e t	Végétations ouvertes d'altitude circumarctiques à eurosibériennes ; landes associées à la dynamique des forêts résineuses.
				CORINE
<ul style="list-style-type: none"> • Seslerion caeruleae Br.-Bl. in Br. Bl. & H. Jenny 1926. Communautés méso-xérophiles montagnardes en ambiance calcique ou acidiline. 				36.43
<ul style="list-style-type: none"> • Nardetea strictae R.G. in R.G. & Rivas - Martinez 1963. Pelouses oligotrophes, acides, planitiaires à montagnardes. 				36.31
<ul style="list-style-type: none"> • Violion caninae Schwick. 1944. Pelouses à Nard dans les Vosges comtoises. 				
<ul style="list-style-type: none"> • Nardion strictae Br.-Bl. 1926. Pelouses d'altitude sur sols acidifiés Haut-Jura surtout. 				36.31

18	**	B	i u	Végétation chasmophytique des rochers, falaises, éboulis et murs.
				CORINE
<ul style="list-style-type: none"> • Parietarietea judaicae Riv. & Mart. in Rivas Goday 1964. Communautés nitrophiles des murs. 				
<ul style="list-style-type: none"> • Asplenieta trichomanis Br.-Bl. in Meier & Br.-Bl. 1934 Oberdorfer 1977. Végétation vivace non nitrophile des parois rocheuses et des murs. 				62.15
<ul style="list-style-type: none"> • Thlaspietea rotundifolii Br.-Bl. 1948. Végétations des éboulis plus ou moins mobiles. 				61.23
Comprend :				
<ul style="list-style-type: none"> - les communautés thermophiles calcaricoles à ombragées. 				
<ul style="list-style-type: none"> - les communautés montagnardes en stations fraîches. 				61.31
<ul style="list-style-type: none"> - les communautés collinéennes et montagnardes des éboulis siliceux secs. 				
<ul style="list-style-type: none"> - les communautés montagnardes à sub-alpines sur moraines et gros blocs. 				61.12

19	**	C	a e j i	Classes bryosociologiques hébergeant des Fungi
<ul style="list-style-type: none"> • Hylocomietea splendidis Marstaller 1992. Communautés bryophytiques acidiphiles climaciques stationnelles terrico-humicoles. Communautés subordonnées aux contextes sylvatiques, de lisières forestières ou de clairières. • Ctenidietea mollusci v. Hübschm. ex Grgic 1980. Communautés bryophytiques sur sols calcaires. • Barbuletea unguiculatae Mohan 1978. Communautés pionnières terricoles, neutroclines à acidiclinales. • Platyhypnidio-Fontinalietea antipyreticae Philippi 1956. Communautés hygrophiles du bord des eaux à large plage trophique. • Ceratodonto purpurei – Polytrichetea piliferi Mohan 1978. Pelouses bryophytiques silicicoles thermophiles. • Cladonio digitatae-Lepidozietea reptantis Jež. & Vondr. 1962. Communautés pionnières à post-pionnières des sols sablo-limoneux, acidiphiles. • Frullanio dilatatae – Leucodontetea sciuroidis Mohan 1978. Communautés bryophytiques épiphytes pionnières à nomades. 				CORINE

20	*	C		Boisements de Pinus sylvestris et Pinus nigra.
<ul style="list-style-type: none"> • Milieu en ambiance calcaricole thermophile. • Milieu en ambiance neutrophile à acidiclinaire. • Milieu en ambiance acidiphile, mésophile à hygrophile. Ces formations de pins sylvestres et de pins noirs n'ont pas de statut phytosociologique dans la typologie sigmatiste. 				CORINE 42.5-42.6 42.5-42.6 42.5-42.6

21	*	D	j n o p	Communautés calcicoles à mésotrophes structurées par les chênes, le charme et le hêtre. Sous-ordre des Carpino betuli - Fagenalia sylvaticae Rameau 1996.
<ul style="list-style-type: none"> • Chênaies pédonculées du Fraxino excelsioris-Quercion roboris Rameau 1996, neutrophiles à acidiclinales. Faciès submontagnard à Aconit. • Chênaies-charmaies (hêtraies) du Carpinion betuli Issler 1931. • Poo chaixii - Fagetum sylvaticae Rameau 1996. Faciès mésotrophe, mésophile. • Faciès neutrophile à Scilla bifolia. • Faciès neutrophile à Galium odoratum 				CORINE 41.41 41.43 41.13 41.13



Résumé : la Liste rouge 2013 des champignons supérieurs de Franche-Comté a été établie en appliquant les critères et en adoptant les catégories proposées par l'UICN (2001). La procédure de régionalisation se conforme aux lignes directrices de l'UICN (2003). Sur les 3399 espèces évaluées, 15 espèces sont considérées comme éteintes, 58 sont présumées éteintes tandis que 824 (24,2 %) sont menacées de disparition. Ces dernières se répartissent de la façon suivante : 93 (2,7 %) sont en danger critique d'extinction (CR), 503 (14,8 %) en danger (EN) et 228 (6,7 %) considérées comme vulnérables (VU). 263 (7,8 %) autres espèces figurent sur la liste des taxons quasi menacés (NT), alors que 1327 (39 %) présentent une préoccupation mineure (LC). 912 espèces (26,8 %) ont été classées dans la catégorie DD en raison d'un manque de données permettant d'évaluer leur risque d'extinction. Les espèces menacées se retrouvent dans tous les types d'habitats mais ce sont les pelouses naturelles et les milieux tourbeux évolutifs qui en contiennent la plus grande proportion. Les milieux forestiers renferment proportionnellement peu d'espèces menacées mais la pollution atmosphérique, les conditions climatiques et certains modes de sylviculture fragilisent cet habitat. Cette Liste rouge est destinée principalement à permettre une meilleure prise en compte de la mycoflore dans les dossiers de protection et dans les futures études d'habitats. Elle est à la disposition des autorités locales pour aider à initier des actions plus globales de protection de l'environnement.

