



Scan online to view this article

Identification of *Ganoderma lucidum* reishi in herbal supplements by PCR using markers of ribosomal internal transcribed spacer (ITS) region

Seyed Mohammad Hassan Modarressi^{1*}, Hoda Jahandar²,
Kimia Shankaie³, Elahe Motevaseli⁴

1. Pharmaceutical Sciences Research Center, Tehran Medical Sciences, Islamic Azad University, Tehran, Iran

2. Department of Biotechnology, Faculty of Advanced Sciences and Technology, Tehran Medical Sciences, Islamic Azad University, Tehran, Iran

3. gene dorpham pars company, Tehran, Iran

4. Department of Molecular Medicine, School of Advanced Technologies in Medicine, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran

Abstract

Aim and Background: *Ganoderma lucidum* is one of the most important therapeutic mushroom known in Iran and the world. In this study, due to the lack of standard and specific instructions for quality control of mushroom supplements, a molecular method based on Internal Transcribed Spacer (ITS) for detection of mushroom species in supplements has been presented.

Material and methods: Eight samples of two commercial brands of *G. lucidum* mushroom supplements were prepared from pharmacies. PCR test was performed using DNA extracted from capsules. Then, sequencing was performed from PCR product and the results of sequencing were compared with Genbank and their phylogenetic tree was plotted with all known sequences from Iran in Genebank.

Results: DNA extraction from the capsules for PCR were optimized and PCR products were observed on agarose gel coordinated to the expected sizes. Blast analysis and phylogenetic tree of the sequences showed that the mushroom in one of the commercial samples was in full accordance with its label which was (*G. lucidum*) and the other did not show this conformity and was *G. resinaceum* instead of *G. lucidum*.

Conclusion: Due to the large differences in the quantity and quality of effective compounds in the various mushroom supplements available in the market, if the ingredients cannot be morphologically or biochemically confirmed, the best successful and cost effective method would be molecular method based on mushroom DNA and phylogenetic analysis to specify its species.

Keywords: *Ganoderma lucidum*, polymerase chain reaction, ribosomal internal transcribed spacer, phylogenetic tree, Iau Science.



برای مشاهده این مقاله به صورت آنلاین اسکن کنید

شناسایی داروهای مکمل گانودرما لوسیدوم به روش PCR با استفاده از مارکرهای نواحی فاصله ساز داخلی ریبوزومی

سید محمد حسن مدرسی^۱، هدی جهاندار^۲، کیمیا شنکایی^۳، الهه متوسلی^۴

۱. گروه داروسازی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم پزشکی آزاد تهران، تهران، ایران
۲. گروه بیوتکنولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم پزشکی آزاد تهران، تهران، ایران
۳. شرکت دانش بنیان ژن درفام پارس، تهران، ایران
۴. گروه پزشکی مولکولی، دانشکده فناوری های نوین، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران

چکیده

سابقه و هدف: قارچ گانودرما لوسیدوم (*G. lucidum*) از مهم ترین قارچ های درمانی شناخته شده در ایران و جهان است. در این مطالعه با توجه به عدم وجود دستورالعمل ثابت و مشخص برای کنترل کیفی مکمل های قارچی در کشورمان، روشی بر پایه بررسی مولکولی برای استاندارد سازی و کنترل کیفی آن ارائه گردیده است.

مواد و روش ها: هشت نمونه از دو برند تجاری مکمل های قارچ لوسیدوم از داروخانه ها تهیه گردید. آزمون PCR با استفاده از DNA استخراج شده از کپسول ها انجام پذیرفت. سپس از محصول PCR توالی یابی صورت گرفت و نتایج حاصل از توالی یابی با Genbank و پایگاه ژنی مورد مقایسه قرار گرفته و درخت فیلوژنی مبتنی بر ITS آن ها با تمامی توالی های شناخته شده از ایران رسم گردید.

یافته ها: استخراج DNA از کپسول ها برای تست PCR بهینه گردیدند و محصول های PCR در ژل آگاروز بر اساس اندازه های مورد انتظار مشاهده شد. Blast و رسم درخت فیلوژنی توالی ها مشخص کرد قارچ موجود در یکی از نمونه های تجاری با برچسب آن تطابق کامل داشته و (*G. lucidum*) بود و برند دیگر این تطابق را نشان نداد و به جای (*G. lucidum*) از (*G. resinaceum*) استفاده شده بود.

نتیجه گیری: با توجه به تفاوت های کمی و کیفی مقادیر ترکیب های مؤثر در نمونه های مکمل های قارچی مختلف موجود در بازار هنگامی که مواد تشکیل دهنده را نمی توان از نظر مورفولوژیکی یا بیوشیمیایی تأیید کرد، بهترین روش موفق و مقرون به صرفه استفاده از روش های مولکولی ژنتیکی مبتنی بر DNA و تجزیه و تحلیل فیلوژنتیک برای احراز هویت گونه های قارچی هستند.

واژه های کلیدی: قارچ گانودرما لوسیدوم، واکنش زنجیرهای پلی مرز، نواحی فاصله ساز داخلی ریبوزومی، درخت فیلوژنی،

Jau Science

مقدمه

استفاده از روش های مولکولی و ژنوم گیاهان و قارچ ها ابزاری کارآمد برای شناسایی نمونه های ماکروسکوپی، میکروسکوپی و بیوشیمیایی موارد نامشخص هستند. از

نویسنده مسئول:

گروه داروسازی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم پزشکی آزاد

تهران، تهران، ایران

پست الکترونیکی: hmodaresi1376@gmail.com

تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۰۱/۲۸

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۰۲/۲۴

این روش ها در شناسایی بسیاری از مکمل های غذایی و دارویی می توان استفاده نمود (۱،۲) و به طور فزاینده ای در شناسایی منشأ محصولات غذایی غیرقابل شناسایی در Post Marketing Survey (PMS) توسط سازمان های غذا و داروی (FDA) کشورها مورد استفاده قرار می گیرد. DNA یک گونه می تواند مدت طولانی پس از دست دادن فعالیت بیولوژیکی خود وجود داشته باشد لذا استفاده از محتوای DNA موجودات زنده فرآوری شده که به جز به روش های مولکولی قابل شناسایی نیستند، چشم اندازهای زیادی برای کنترل کیفیت (Quality Control) دارد. به-خصوص برای احراز هویت مواد تشکیل دهنده و اجتناب از

Wu و همکارانش (۱۲) با استفاده از روش های بیوشیمی، تنها توانستند ۲۶٪ از ۱۹ مکمل ریشی تهیه شده از بازار ایالات متحده آمریکا را به عنوان نمونه واقعی حاصل از قارچ ریشی (*G. lucidum*) تأیید کنند. یکی از مواردی که به دشواری شناسایی این قارچ فرآوری شده می افزاید، پیچیدگی طبقه بندی موجود در انواع گانودرما است (۱۳). بر این اساس برخی از تاکسونومیست ها، با توجه به ظرافت فوتیپی بالای گونه های گانودرما، ارزش محدودی را برای ویژگی های ماکرومولوژیکی در شناسایی آن ها در نظر می گیرند و بیش تر بر روی خواص ژنوتیپی آن ها تکیه می نمایند. جنس (*Genus*) گانودرما کمابیش از حدود ۸۰ گونه (*Species*) تشکیل شده است یکی از آن ها شامل *G. lucidum* است (۱۴، ۱۳). نتایج تحقیقات بر روی قارچ های گانودرما ایرانی نشان می دهد که گونه های موجود در خاورمیانه به گونه های اروپایی شباهت های بیشتری دارد تا گونه های موجود در آسیای شرقی (۱۵) این کلاس ها شامل تفاوت های فیلوژنتیکی نیز هستند. چندین گونه این قارچ گانودرما به دلیل قابلیت تخریب چوب، برای خمیرسازی زیستی (۱۶) و زیست پالایی (۱۷) مورد تحقیق و بررسی قرار گرفته اند. ولی به دلیل مزایای احتمالی تری ترپنوئیدها و پلی ساکاریدهای که بعضی از گونه های این قارچ آن ها را دارند برای ارتقای سلامتی، به عنوان «قارچ دارویی» ارزشمندتر قلمداد می شوند (۱۸، ۱۹). این قارچ از پراکنش گسترده ای در مناطق جنگلی ایران برخوردار بوده و تاکنون از پوشش های جنگلی مختلفی در استان های گلستان، مازندران، گیلان، اردبیل و آذربایجان شرقی گزارش شده است (۲۰). *G. lingzhi* تازه دارای سطوح بالاتری از تری ترپنوئیدها نسبت به *G. lucidum* است که ممکن است مسئول اثرات فیزیولوژیکی پیشنهادی *G. lingzhi* در ارتقای سلامتی انسان باشد. به طور خاص، تجزیه و تحلیل های فیلوژنتیک مولکولی *G. lucidum* و نزدیک ترین خویشاوندان آن (*G. oregonense*، *G. tsugae* و *G. carnosum* و *G. lingzhi*) که اهمیت دارویی دارند گونه های بسیار نزدیک دیگر قرار می دهند (۲۱، ۲۲).

نواحی فاصله ساز داخلی ریبوزومی هسته ای (ITS) یک منطقه DNA قابل استفاده برای بارکدگذاری و شناسایی گیاهان و قارچ ها است (۲۳، ۲۴). این بخش متشکل از دو فاصله دهنده فوق متغیر کمابیش ۲۰۰-۲۵۰ جفت باز است که توسط زیر واحد S18 (کوچک) و S28 (بزرگ) rDNA احاطه شده اند و توسط S5/8 rDNA جدا شده اند (۲۵، ۲۶). پرایمرهای طراحی شده برای اتصال به بخش های بسیار حفاظت شده یا قسمت های مشترک DNA

آلاینده ها و افزودنی هایی که ممکن است باعث واکنش های آلرژیک برای مصرف کنندگان شوند (۳) ارزشمند هستند. این امر به ویژه مرتبط با صنعت مکمل های گیاهی بر اساس قوانین سازمان های غذا و داروی کشورهای مختلف و حتی ایران، به خصوص در بسیاری از موارد سازنده را ملزم به اطمینان از ایمنی و اثربخشی یک مکمل می کند، امری ضروری است (۴، ۵). تولیدکنندگان و توزیع کنندگانی که مایل به بازاریابی مکمل های غذایی حاوی مواد غذایی و گیاهی جدید هستند موظف هستند که ایمنی این مواد را به سازمان غذا و دارو گزارش دهند لذا بر اساس این قوانین و دستورالعمل ها، این مسئولیت تولید کننده یا توزیع کننده است که ارزیابی کند ماده مؤثره مکمل های غذایی و گیاهی در محصول ارائه شده چیست و آیا به میزان مناسب و بی خطر وجود دارند یا خیر. تولید کنندگان باید از شناسایی دقیق تمام مواد تشکیل دهنده محصولات خود به جهت مزیت بازاریابی و هم برای نگرانی های اخلاقی، اطمینان حاصل کنند بنابراین شناسایی دقیق گونه ها، فهرست کامل مواد تشکیل دهنده و گزارش دقیق میزان اثر (*Potency*) مواد مؤثره از اهمیت بالایی برخوردار است.

تاکنون ۷ گونه شامل؛ ۳ گونه بدون لاکتات؛ *G. applanatum*، *G. adspersum*، and *G. colossus* و ۴ گونه لاکتات؛ *G. lucidum*، *G. resinaceum*، *G. tsugae* and *G. manoutchehrii* در ایران گزارش شده (۶). گانودرما ریشی یا (*Ganoderma lucidum*) قارچی یک ساله از تیره (family) تابان پوستان (*Ganodermataceae*) است که در طب سنتی چینی مصرف دارویی داشته و از قدیمی ترین داروهای گیاهی ثبت شده در تاریخ است (۷) و تخمین زده می شود که در دنیا حدود ۲٪ از صنعت مکمل های گیاهی را شامل گردد (۸). به عنوان یک ضد التهاب و مهم ترین مزیت آن، برای تقویت سیستم ایمنی توصیه می شود (۹، ۱۰). پس از کشت آن ها بر روی برنج، اکثر محصولات ریشی به صورت پودر در می آیند و در کپسول ها به عنوان مکمل های گیاهی قارچی فروخته می شوند. این قارچ اگرچه بدنه های میوه دهی براق، رنگی، چرمی و قفسه مانند پلی پوری قارچ تازه از گونه های لاکاتی گانودرما متمایز است، اما پس از پودر شدن به طور معمول همراه با محیط برنج (که اغلب بیش از ۵۰ درصد وزن خشک را برای فورمولاسیون نهایی تشکیل می دهد)، یا حتی مواد دیگر به عنوان نگهدارنده، شناسایی افتراقی آن ها از نظر ماکروسکوپی، میکروسکوپی یا بیوشیمیایی بسیار دشوار خواهد بود (۵، ۱۱). در این راستا تجربیات قبلی نیز منتشر شده اند و به عنوان مثال،

محصول حاوی ریشی یا گانودرما بودند. مشخصات و محتویات مکمل‌های تهیه شده در (جدول ۲) به تفکیک ارائه گردیده اند.

استخراج DNA

برای هر مکمل، نمونه‌های کپسوله شده باز شده و پودر موجود در داخل آن مورد استفاده قرار گرفت. سپس برای استخراج DNA پودر در آورده شده، ۳۰ تا ۱۰۰ میلی گرم ماده خشک، در بافر استخراج کیت گیاهی کوچک محلول FG1^۱ همگن شد. پس از همگن سازی، استخراج DNA با استفاده از کیت مینی گیاهی Fungi DNA Isolation Kit طبق پروتکل سازنده (دنازیست آسیا، مشهد، دانشگاه فردوسی مشهد) انجام شد.

طراحی پرایمرها و PCR و تعیین توالی

پرایمرها برای جلوگیری از تکثیر DNA گیاهی یا سایر قارچ‌ها به روش زیر طراحی گردیده اند. پرایمرهای ITS قارچی مشترک (ITS1F و ITS4B) و اختصاصی گانودرما (G-ITS-F1 و G-ITS-R2) برگرفته از مقالات قبلی (۲۸،۲۹) با جابه‌جایی و تغییرهای جزئی در توالی آن‌ها با مقایسه با توالی‌های به‌دست آمده از Databases موجود در NCBI به جهت بهینه‌سازی PCR طراحی گردید. توالی پرایمرها و مشخصات آن‌ها در جدول ۱ ارائه گردیده است.

جدول ۱. جدول پرایمرهای مورد استفاده در PCR (توالی پایه از رفرنس گرفته شده ولی چند باز برای بهینه سازی PCR تغییر داده شده است).

نام پرایمر	جهت	توالی اصلاح شده	منبع
G-ITS-F1	F	ACCCTGTCGGTGAGAACTTGA	Cao et al. 2012 [26]
G-ITS-R2	R	TTG AGA GCG CAT CAC AAA GC	Cao et al. 2012 [26]
ITS1F	F	CTTGGTCATTAGAGGAAGTAA	Gardes & Bruns 1993 [27]
ITS4B	R	CAG GAG ACT TGT ACA CGG TCC AG	Gardes & Bruns 1993 [27]

DNA استخراج شده به‌عنوان الگو در واکنش‌های PCR ۲۵ میکرولیتری مورد استفاده قرار گرفت. هر واکنش شامل ۲/۵ میکرولیتر $MgCl_2$ (۲۵ میلی‌مولار)، ۲/۵ میکرولیتر Taq بافر B (بدون Mg ؛ X_{10})، Iran، ۲/۵ میکرولیتر dNTPs (۲/۵ میلی‌مولار از هر باز)، ۲/۵ میکرولیتر از هر یک از پرایمرهای فوق‌الذکر (۱۰ میکرومولار)، ۰/۲۵ میکرولیتر Taq پلی‌مراز (۵ U/ μ L) (SinaClon; Iran) و ۱ μ L DNA استخراج شده. تقویت تحت شرایط چرخه حرارتی زیر انجام شد: دناتوراسیون اولیه در دمای ۹۲ درجه سانتی‌گراد به‌مدت ۳ دقیقه و

زیر واحدهای S18 و S28 به‌طور گسترده در شناسایی گیاهان و قارچ‌ها مورد استفاده قرار می‌گیرند (۳۷). ولی به‌طور معمول برای تشخیص و شناسایی اختصاصی یک گونه قارچ اختصاصی از پرایمرهای خاصی که توالی DNA ژنومی آن‌ها تطابق با توالی دیگر گروه‌های قارچ ندارد و به‌طور اختصاصی با همان گونه خاص تطابق دارد استفاده می‌گردد. هم‌چنین در مواردی که DNA قارچ به‌دلایلی مانند قدیمی بودن یا حرارت یا مواد شیمیایی تخریب و شکسته شده باشند این پرایمرهای اختصاصی بهتر و مؤثرتر در فرایند تکثیر قطعات ژنومی یا PCR پاسخ می‌دهند. این پرایمرها براساس قارچ‌های اختصاصی مناطق و کشورها در مطالعه‌های قبلی برای شناسایی مولکولی نمونه‌های برداشته شده از داروخانه‌های مکمل‌های گیاهی قارچ ریشی به‌طور محدود در مطالعه‌های قبلی مورد استفاده قرار گرفته‌اند (۸،۲۷). البته تجزیه و تحلیل داده‌های توالی‌ها و روش‌های فیلوژنتیکی براساس داده‌های موجود در پایگاه داده توالی‌یابی قارچ‌های محلی به‌دست آمده در کشور ایران است و می‌تواند در ارتقای متدهای مولکولی گونه‌های مختلف این قارچ ارزشمند باشد و به‌طور اساسی برای استاندارد سازی این داده‌های مختلف به‌دست آمده از مناطق مختلف جهان استفاده از نواحی فاصله‌ساز داخلی ریبوزومی هسته‌ای (ITS) به‌عنوان یک زبان مشترک در ثبت و شناسایی قارچ‌های مذکور مورد توجه و استفاده قرار گرفته است.

در اینجا، ما یک روش کارآمد مولکولی برای شناسایی دقیق و قطعی مکمل گیاهی ریشی استخراج شده از مکمل‌های گیاهی خریداری شده از داروخانه را ارائه می‌کنیم. با طراحی پرایمرهای مشترک و اختصاصی گونه‌ای، هم‌چنین بهینه‌سازی استخراج DNA و انجام PCR به‌همراه تعیین سکانس DNA ناحیه ITS از نمونه‌های ریشی موجود در مکمل را انجام داده و نتایج حاصل از بهترین BLAST را با دو رویکرد فیلوژنتیک مولکولی مقایسه‌ای با توالی‌های گرفته شده از پایگاه داده‌های مختلف به‌لحاظ آنالیز و دسته‌بندی ایرانی توالی‌ها و رویکرد دقیق‌ترین روش شناسایی محصول و صحت برچسب‌گذاری آن ارائه می‌نماییم.

مواد و روش‌ها

نمونه‌برداری

نمونه‌های مکمل‌های گیاهی خریداری شده از داروخانه‌های تهران، مربوط به تولیدات دو تولیدکننده ایرانی متمایز هستند، تهیه گردید (جدول ۱). هر دو نمونه از پودر کپسوله شده بودند که همگی بر اساس برچسب

^۱ آرای ترکیب خاص نمک و دترجنت بوده و باعث شکست دیواره سلولی شده و در اتصال DNA به ستون کمک می‌کند

گزارش شده بود، ارائه شود، اگرچه برخی از آن‌ها به احتمال به اشتباه نام‌گذاری شده‌اند.

یافته‌ها

استخراج DNA

برای استخراج DNA از پودر حاصله از ۲ کیسول از ۲ نمونه مکمل‌های گیاهی از دو کارخانه تولید کننده تجاری تهیه شده از داروخانه‌های متفاوت تهران، چند روش معمول استخراج DNA مورد آزمایش قرار گرفت و پس از بهینه‌سازی همان‌طور که در قسمت روش‌ها توضیح داده شده است از پودرهایی حاصل میانگین غلظت DNA در ۲ نمونه به‌طور متوسط ۳۴/۱ نانوگرم در میکرولیتر (محدوده ۳/۹ تا ۱۷۵/۲) بود که برای انجام PCR کافی بودند.

PCR و تعیین سکانس

تکثیر موفقیت‌آمیز ناحیه ITS از DNA استخراج شده قارچی با دو جفت پرایمر مشترک عمومی و پرایمر اختصاصی انجام شد و نتایج محصولات PCR نمونه‌ها با الکتروفورز ژل کنترل، مشاهده و اندازه آن‌ها نشان داده شده اند. جفت پرایمرها از PCR نوارهای منفرد قابل مشاهده با اندازه مورد انتظار را برای منطقه ITS برای ۴ نمونه از ۸ نمونه پودر تولید کردند. البته در نمونه‌های DNA استخراج شده از ۴ نمونه مکمل قارچی که حاوی دو نوع گانودرما بودند بندهای اضافی هم مشاهده گردیدند. محصولات PCR با استفاده از پرایمرهای اختصاصی گانودرما بر اساس افزایش شدت باند آن‌ها نسبت به سایر پرایمرها، انتخاب و از ژل استخراج و سپس بر اساس آنچه در قسمت مواد و روش‌ها ذکر گردید برای تعیین توالی‌یابی و آنالیزهای ارسال گردیدند. توالی‌های به‌دست آمده در شکل ۱ نشان داده شده اند.

تجزیه و تحلیل داده‌ها و نتایج فیلوژنتیک

آنالیز توالی‌های به‌دست آمده از ۸ نمونه مکمل‌های خریداری شده از داروخانه‌ها نشان دهنده دو توالی ITS مجزا از نتایج بود که به‌عنوان sample1 و sample2 نامگذاری شدند که مربوط به دو نوع نام تجاری هستند. اولین اقدام برای شناسایی این دو نمونه این بود که با استفاده از توالی کامل ITS تریم شده BLAST در Genbank برای بهترین نتیجه تطابق بر اساس آنچه در مواد و روش‌ها ذکر گردیده بود انجام شد و نتایج آن در جدول ۲ ارائه گردیده است.

با توجه به این‌که چند باز در نتایج BLAST فوق‌الذکر عدم تطابق نشان می‌دادند لذا برای ارزیابی بیش‌تر هویت نمونه‌های خریداری شده و جمع‌آوری شده از داروخانه‌ها و

سپس ۵ سیکل ۹۴ درجه سانتی‌گراد به‌مدت ۱ دقیقه، ۵۵ درجه سانتی‌گراد برای ۴۵ ثانیه، ۶۸ درجه سانتی‌گراد برای ۴۵ ثانیه و سپس ۳۰ سیکل ۹۴ درجه به‌مدت ۴۵ ثانیه ۵۵ درجه سانتی‌گراد به‌مدت ۴۵ ثانیه، ۶۸ درجه سانتی‌گراد به‌مدت ۴۵ ثانیه و مرحله گسترش نهایی در ۷۲ درجه سانتی‌گراد به‌مدت ۵ دقیقه. محصولات PCR روی ژل آگارز ۱/۵٪ رنگ‌آمیزی شده با سایبرگرین در کنار نردبان ۱۰۰ جفت باز (شرکت سیناکلون) اجرا شدند.

تک باند واکنش‌های PCR پس از تمیز شدن با استفاده از کیت ستونی (شرکت ژن دفام پارس) با همان پرایمرهای مورد استفاده در PCR به‌طور مجزا در هر دو جهت قطعه DNA به روش سنگر توسط آزمایشگاه ژنوم با استفاده از دستگاه ۲۵۰۰ Applied Biosystems توالی‌یابی شدند.

کنترل توالی‌ها با داده‌ها

فایل fasta توالی به‌دست آمده در دو جهت قطعه‌های DNA توسط نرم‌افزار Chromas کنترل و نتایج حاصله پس از اصلاح و کوتاهی دو انتهای نتایج توالی قطعه DNA با استفاده از برنامه Basic Local Alignment Search Tool (BLAST) به‌عنوان روش شناسایی در سایت - Genbank NCBI برای هر نمونه از الگوریتم مگابلاست برای جستجوی مجموعه نوکلئوتیدی برای یافتن نزدیک‌ترین تطابق با توالی‌های به‌دست آمده استفاده نمودیم.

تجزیه و تحلیل فیلوژنتیک

بر اساس مقالات منتشر شده در مورد توالی‌های حاصله از ITS انواع گونه‌های قارچ گانودرما از ایران و جستجوی در Genbank Database - Nucleotide مربوط به کلیه توالی‌های ثبت شده از ایران جمع‌آوری و با هم‌ترازی چندگانه توالی‌ها (Multiple Alignment) توسط نرم‌افزار MEGA 11 فایل مربوطه برای آنالیز فیلوژنی تهیه و براساس دستورالعمل با استفاده از نرم‌افزار MEGA 11 درخت فیلوژنی مربوطه با مقایسه کلیه داده‌های ایرانی به‌دست آمده از Genbank به‌عنوان توالی‌های خارج از خانواده (Outgroup) و قرار دادن نمونه‌های مکمل گیاهی (sampses) به‌عنوان خانواده ژنی (Ingroup) در درخت ترسیم شد. هم‌چنین تجزیه و تحلیل حداکثر درست‌نمایی با استفاده از نرم‌افزار MEGA 11 انجام شد. در این مسیر از الگوریتم راه‌اندازی سریع با استفاده از ۱۰۰۰ تکرار Bootstrap استفاده شد. مدل مورد استفاده TNM با نرخ یکنواخت بوده است. بنابراین، در طول نتایج و بحث، سعی شد تا نام‌های علمی گونه‌ها همان‌طور که در Genbank

ارزیابی تکمیلی، از روش هم‌ترازی چندگانه توالی‌های حاصله از نمونه‌های ایرانی استفاده شده است. این توالی‌ها از مطالعه‌های روی انواع گونه‌های مختلف گانودرماهای ایرانی با استفاده از پرایمرهای ITS از ژن بانک به‌دست آمده. در مجموع ۴۷ توالی از انواع گونه‌های گانودرما در این مطالعه و مقایسه مورد استفاده قرار گرفته شده است. به جهت امکان تحلیل و مقایسه بهتر از نتایج تطابق و هم‌ترازی حاصله در رسم درخت فیلوژنی براساس آنچه در روش اجرا ذکر شده استفاده گردید. تجزیه و تحلیل حداکثر درست‌نمایی درختی با جزئیات به‌نسبت کامل را برای شناسایی نمونه‌ها به‌همراه داشت. از ۴۹ شاخه متمایز در درخت حداکثر درست‌نمایی، دو کلاد *G. lucidum* با پشتوانه قابل قبول توسط نتایج وجود دارد که شامل به‌طور تقریبی همه نمونه‌های با برچسب *G. lucidum* است. البته یک نمونه *G. applanatum* که به‌احتمال اشتباه شناسایی شده است، وجود دارد و Sample-2 نمونه مکمل قارچی خریداری شده (عکس ۲). ما هم‌چنین یک کلاد دیگر با پشتوانه قوی توسط نتایج شامل *G. resinaceum* واقعی را بازسازی کردیم که Sample-1 در این کلاد قرار می‌گیرد و چند شاخه نیز با فاصله قرار می‌گیرند که *G. lucidum* ذکر شده ولی تطابق با دیگر شاخه‌ها ندارند (شکل ۲).

بنابراین براساس نتایج آنالیز توالی‌های فوق که حاصل از BLAST، هم‌ترازی و درخت فیلوژنتیک بودند نشان داده شد که در کپسول‌های Sample-1 قارچ *G. resinaceum* وجود دارد که با برچسب تجاری نمونه مکمل قارچی خریداری شده از داروخانه تطابق نداشت. اما برای Sample-2 وجود *G. lucidum* در کپسول‌های نمونه‌های مکمل قارچی خریداری شده را نشان می‌دادند که با برچسب تجاری نمونه‌های خریداری شده برند مذکور تطابق داشتند.

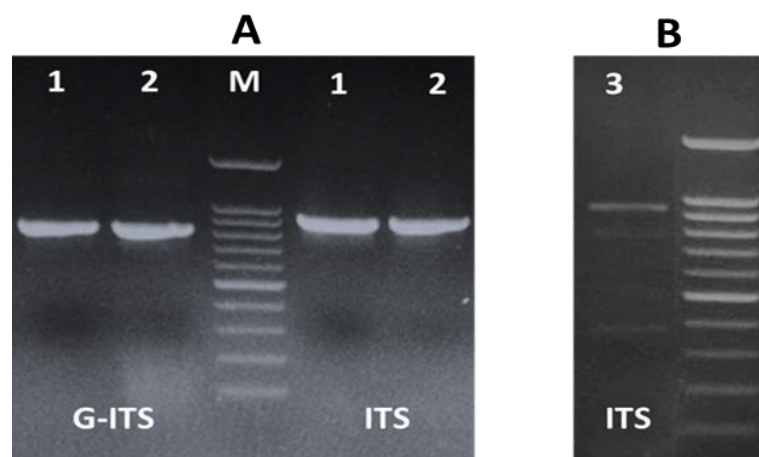
بحث

نتایج مطالعه ما نشان می‌دهد که منطقه ITS یک بارکد حساس، اختصاصی و کارآمد برای مکمل‌های گیاهی ریشی که از داروخانه خریداری می‌شود ارائه می‌کند. هم‌چنین از موارد مشابه بررسی‌های انجام شده بر روی مکمل‌های قارچ گانودرما لوسیدوم می‌توان به مطالعه Gunnels و همکارانشان که به بررسی مکمل‌های گانودرما در آمریکا پرداخته توسط بررسی منطقه ITS نشان دادند که گاهی برچسب‌گذاری اشتباه صورت می‌گیرد و *G. lingzhi* به‌جای *G. lucidum* به‌کار برده می‌شود (۲۷). در مطالعه دیگری که توسط Loyd صورت گرفته پس از

بررسی ۴۰ مکمل قارچ ریشی توسط توالی‌یابی منطقه ITS نشان داده شده که *G. lingzhi* در اکثر محصولات شناسایی شد، اما گونه‌های دیگر گانودرما نیز وجود داشتند، از جمله آن‌ها به *G. G. applanatum*، *G. gibbosum*، *G. australe* و می‌توان اشاره کرد *G. sinense* (۱۶).

در این مطالعه DNA ژنومی قابل تکثیر با موفقیت از هر دو نمونه پودری استخراج شد. در نمونه ۲ که حاوی دو قارچ متمایز بود در ژل آگاروز باندهای غیر اختصاصی دیده می‌شد (شکل ۱) توالی‌یابی به‌درستی صورت نپذیرفت اما با مقایسه توالی‌یابی صورت گرفته شده با Database و اصلاح توالی بر اساس نمودار به‌دست آمده از توالی‌یابی، می‌توان نتیجه گرفت که قارچ گانودرما موجود در نمونه ۲ از نوع قارچ لوسیدوم است. در نمونه ۱ که ادعا داشت تنها قارچ *G. lucidum* مورد استفاده قرار گرفته در ژل آگاروز باند غیر اختصاصی دیده نمی‌شود (شکل ۱) و توالی‌یابی به‌درستی صورت پذیرفت. در نتیجه آن مشاهده شد که قارچ مورد استفاده در نمونه ۲ *G. lucidum* نبوده و به‌جای آن از *G. resinaceum* استفاده شده است.

اگرچه *G. resinaceum* از بسیاری جهات از جمله باردهی آن شبیه *G. lucidum* است اما ترکیب و اثرات فارماکولوژیک *G. resinaceum* مشخص نیست (۳۱). در مطالعه‌ای که توسط S. Keypour و همکاران انجام شده وجود تنوع ژنتیکی بالا در دو نوع قارچ *G. resinaceum* و *G. lucidum* نشان داده شده و بر این اساس احتمال بروز صفات مورفولوژیک متفاوت پیشنهاد گردیده است (۳۲). در مطالعه Chen و همکاران مقدار کلی پلی-ساکاریدها و تری‌ترپنوئیدها در دو قارچ *G. resinaceum* و *G. lucidum* تفاوت اساسی ندارد (۳۱) با این وجود در مطالعه‌ای که سال ۲۰۰۸ منتشر شده (۳۳) به این موضوع اشاره دارد که *G. resinaceum* نسبت به *G. lucidum* پاتوژنیک‌تر است. مطالعه Newmaster و همکاران (۳) بر روی مکمل‌های گیاهی نشان داد که ۵۹٪ دارای گونه‌های جایگزین هستند و حدود ۳۳٪ از این محصولات دارای پرکننده‌ها یا آلاینده‌هایی، که برخی از آن‌ها می‌توانند خطراتی برای سلامتی مصرف کنندگان داشته باشند، هستند که بر روی برچسب محصول قرار نگرفته‌اند علاوه بر آن فقط سه گونه گانودرما (*G. sine*، *G. lucidum*) و *G. Tsugae* (۳۰) در فارماکوپه ملی طب چینی آورده شده. بارکدگذاری DNA محصولات تجاری گیاهی هم‌چنان ابزار ارزشمندی برای تولیدکنندگان خواهد بود، به‌ویژه برای مکمل‌های گیاهی مانند ریشی که در آن فقدان ویژگی‌های مورفولوژیک و شیمیایی پودر با



شکل ۱. محصول PCR توالی ژن ITS. A: ردیف M (سیناکلون)، ردیف 1، Sample-1؛ ردیف 2، نمونه‌ی قارچ MZ506307.1
B: ردیف 3، Sample-2

جدول ۲. اطلاعات نمونه‌برداری برای نمونه های پودر از کپسول مکمل‌های قارچی دو برند تجاری خریداری شده.

نمونه برند تجاری	گونه (براساس برجسب تجاری روی محصول)	برترین نتایج بلاست	درصد شباهت BLAST به نمونه Genbank	طول توالی (bp)
Sample-1 (چهار نمونه خریداری شده از چهار داروخانه متفاوت)	<i>Ganoderma lucidum</i>	<i>Ganoderma resinaceum</i> (KT921215.1)	٪۱۰۰	۸۹۵ (تطابق از ۱۹ تا ۶۵۸)
Sample-2 (چهار نمونه خریداری شده از چهار داروخانه متفاوت)	<i>Ganoderma & Lucidum shiitake</i>	<i>Ganoderma lucidum</i> (MF476197.1)	٪۹۸	۸۶۷ (تطابق از ۲ تا ۷۵۲)



شکل ۲: تجزیه و تحلیل فیلوژنتیک درخت حداکثر احتمال فیلوژنی Bootstrap فوق شامل نمونه‌های خریداری شده از داروخانه‌ها (Sample-1 & Sample-2) و نمونه‌های توالی‌های ITS انواع گونه‌های قارچ گانودرما ثبت شده به نام ایران که از مجموعه NCBI Genbank - گرفته شده است. گونه‌ها و شاخه‌های تحت خط مشکی غیر منقطع کلاد و گرام با شاخه و احتمال در امتداد شاخه‌ها به عنوان شباهت نسبی به گونه اصلی Sample-1 یا مترادف با نمونه مکمل قارچ تجاری شماره ۱ را نشان داده است که شباهت اصلی گونه resinaceum قارچ گانودرما است. کلاد بعدی یعنی گونه‌ها و شاخه‌های تحت خط مشکی منقطع کلاد و گرام با شاخه و احتمال در امتداد شاخه‌ها به عنوان شباهت نسبی به گونه اصلی Sample-2 یا مترادف با نمونه مکمل قارچ تجاری شماره ۲ که گونه lucidum قارچ گانودرما است را نشان داده است.

سردرگمی طبقه‌بندی زیربنایی ترکیب می‌شود.

نمونه‌هایی که ما بررسی کردیم دارای نتایج BLAST و فیلوژنتیک بودند که نشان می‌دهد که نمونه ۱ به وضوح از اعضای گروه ۱ و نمونه ۲ از اعضای گروه ۲ تعریف شده توسط S. Keypour و همکاران (۱۵) بودند. از نظر روش‌شناسی، تجزیه و تحلیل‌های BLAST و فیلوژنتیک در مورد منشاء همه نمونه‌های خریداری‌شده از داروخانه کارایی داشتند اما به نظر می‌رسد که زمانی که مکمل دارای چند نوع قارچ به صورت هم‌زمان باشد نتایج می‌تواند گمراه کننده باشد. نتایج ما به‌طور کلی چه هنگامی که از کل منطقه ITS استفاده کردیم و یا از ناحیه اصلاح شده هم‌پوشانی در هم‌ترازی سکانس‌های چندگانه و تجزیه و تحلیل فیلوژنتیک پس از آن قوی بود (همه نتایج به G. lucidum در گروه ۱ اشاره می‌کنند). با این حال، به دلیل موضوع نام‌گذاری مرتبط با بسیاری از نمونه‌های Genbank، به نظر می‌رسد که نتایج ما از G. lucidum و G. resinaceum جمع‌آوری شده در داخل کشور به اهمیت اصلاح طبقه‌بندی Genbank برای جلوگیری از شناسایی اشتباه در آینده با ثبت بیش‌تر نمونه از ایران اشاره می‌کند.

مطالعه ما برای طبقه‌بندی در میان تمام گونه‌های نزدیک به هم در جنس گانودرما که در داده‌های توالی ITS موجود در Genbank هستند (۱۵،۳۴)، نیست ولی برای مقایسه موارد ثبت شده بنام ایران مفید است. با این حال برخی از نام‌های Genbank در رابطه با گانودرما در Blast و فیلوژنتیک آن‌ها تطبیق ندارند و در مقالات دیگر هم گروه ۱ شامل G. G. subambionense G. pesinaceum، G. G. pfeifferi که گانودرما رسیناسیوم آن از ایران جمع‌آوری شده در گروه ۲ نیز شامل G. oregonense G. valesiacum (آمریکا و کانادا)، G. lucidum (ایران و اروپا) G. tsugae (چین) است (۱۵). در شکل ۲ نیز این تطابق با این مطالعه که G. resinaceum ایرانی بیش‌تر در یک گروه و G. lucidum که در ایران جمع‌آوری شده در یک گروه دیگر قرار می‌گیرند، دیده می‌شود.

تنوع ITS در کلاد G. lucidum به ما این امکان را می‌دهد که نمونه‌های خریداری شده در فروشگاه خود را بیش‌تر و دقیق‌تر مشخص نماییم. هرچند تنوع توالی‌های درون گونه‌ای در ITS می‌تواند برای ردیابی منشاء گونه‌های برخی مکمل‌های گیاهی و قارچی رایشی ارزشمند باشد، اما بنظر می‌رسد باید تاکید گردد که با استفاده از ژن‌های اختصاصی و جایگاه‌هایی که به‌طور نمونه توسط مرکز ملی ذخایر ژنتیکی و زیستی ایران (IBRC) نیز

پیشنهاد شده است البته در صورت ثبت انبوه نتایج در Genbank می‌توان استانداردهای ثبتی ایران را ارتقا داده و تکمیل نماید.

نتیجه‌گیری

با توجه به تفاوت فراوان مقادیر ترکیب‌های مؤثر در نمونه‌های مکمل مختلف موجود در بازار هنگامی که مواد تشکیل دهنده را نمی‌توان از نظر مورفولوژیکی یا بیوشیمیایی تأیید کرد، بهترین روش استفاده از روش‌های مولکولی و تجزیه و تحلیل فیلوژنتیک مبتنی بر سکانس ITS موجود در DNA قارچ، یک روش موفق و مقرون به صرفه برای احراز هویت گونه‌های قارچ به کار رفته در مکمل است. این روش می‌تواند در صنعت مکمل‌های گیاهی برای گونه‌های قارچی و گیاهی که شناسایی آن‌ها دشوار است، استفاده شود. نتایج این مطالعه برای اولین بار بر روی مکمل‌های تجاری موجود در بازار مشخص کرد جهت کنترل کیفی و تطابق قارچ‌های داخل مکمل‌ها با برچسب تجاری آن‌ها و اثبات نوع قارچ موجود در آن، استفاده از این روش مولکولی ارزشمند است.

سپاسگزاری

بدین‌وسیله از همکاری مؤثر کارکنان شرکت ژن درفام پارس و آزمایشگاه ژنوم جهت راهنمایی در انجام این پروژه، کمال تشکر و قدردانی می‌گردد.

منابع

1. H. A. Raja, T. R. Baker, J. G. Little, and N. H. Oberlies, "DNA barcoding for identification of consumer-relevant mushrooms: A partial solution for product certification?," *Food Chem.*, vol. 214, pp. 383–392, Jan. 2017, doi: 10.1016/J.FOODCHEM.2016.07.052.
2. "Our Vision - International Barcode of Life." <https://ibol.org/about/our-vision/> (accessed Mar. 27, 2022).
3. S. G. Newmaster, M. Grguric, D. Shanmughanandhan, S. Ramalingam, and S. Ragupathy, "DNA barcoding detects contamination and substitution in North American herbal products," *BMC Med.*, vol. 11, no. 1, pp. 1–13, Oct. 2013, doi: 10.1186/1741-7015-11-222/COMMENTS.
4. D. Begerow, H. Nilsson, M. Unterseher, and W. Maier, "Current state and perspectives of fungal DNA barcoding and rapid identification procedures," *Appl. Microbiol. Biotechnol.*, vol. 87, no. 1, pp. 99–108, Jun. 2010, doi: 10.1007/S00253-010-2585-4.
5. T. Dodge, D. Litt, and A. Kaufman, "Influence of the dietary supplement health and education act on consumer beliefs about the safety and effectiveness of dietary supplements," *J. Health Commun.*, vol. 16, no. 3, pp. 230–244, Mar. 2011, doi: 10.1080/10810730.2010.529493.
6. S. Keypour and M. R. Asef, "New reports on locality and host relationship of *Ganoderma resinaceum* from Iran," *Australas. Plant Pathol.*, vol. 49, no. 2, pp. 175–178, Mar. 2020, doi: 10.1007/S13313-020-00688-7.
7. S.-T. Chang and P. Miles, "Ganoderma lucidum — A Leader of Medicinal Mushrooms," in *Mushrooms*, CRC Press, 2004, pp. 357–372.
8. A. L. Loyd *et al.*, "Identifying the 'Mushroom of immortality': Assessing the *Ganoderma* species composition in commercial reishi products," *Front. Microbiol.*, vol. 9, no. JUL, Jul. 2018, doi: 10.3389/fmicb.2018.01557.
9. X. C. Wang, R. J. Xi, Y. Li, D. M. Wang, and Y. J. Yao, "The Species Identity of the Widely Cultivated *Ganoderma*, 'G. lucidum' (Ling-zhi), in China," *PLoS One*, vol. 7, no. 7, p. e40857, Jul. 2012, doi: 10.1371/JOURNAL.PONE.0040857.
10. R. R. M. Paterson, "Ganoderma – A therapeutic fungal biofactory," *Phytochemistry*, vol. 67, no. 18, pp. 1985–2001, Sep. 2006, doi: 10.1016/J.PHYTOCHEM.2006.07.004.
11. F. Hennicke, Z. Cheikh-Ali, T. Liebisch, J. G. MacIá-Vicente, H. B. Bode, and M. Piepenbring, "Distinguishing commercially grown *Ganoderma lucidum* from *Ganoderma lingzhi* from Europe and East Asia on the basis of morphology, molecular phylogeny, and triterpenic acid profiles," *Phytochemistry*, vol. 127, pp. 29–37, Jul. 2016, doi: 10.1016/J.PHYTOCHEM.2016.03.012.
12. D. T. Wu, Y. Deng, L. X. Chen, J. Zhao, A. Bzhelyansky, and S. P. Li, "Evaluation on quality consistency of *Ganoderma lucidum* dietary supplements collected in the United States," *Sci. Reports* 2017 71, vol. 7, no. 1, pp. 1–10, Aug. 2017, doi: 10.1038/s41598-017-06336-3.
13. T. R. Kinge, A. M. Mih, M. P. A. Coetzee, T. R. Kinge, A. M. Mih, and M. P. A. Coetzee, "Phylogenetic relationships among species of *Ganoderma* (Ganodermataceae, Basidiomycota) from Cameroon," *Aust. J. Bot.*, vol. 60, no. 6, pp. 526–538, Aug. 2012, doi: 10.1071/BT12011.
14. B. Liao *et al.*, "Identification of commercial *Ganoderma* (Lingzhi) species by ITS2 sequences," *Chinese Med. (United Kingdom)*, vol. 10, no. 1, pp. 1–9, Aug. 2015, doi: 10.1186/S13020-015-0056-7/FIGURES/4.
15. S. Keypour, H. Riahi, M. R. Asef, J. Abdollahzadeh, A. borhani, and N. Safaie, "The true nature of *Ganoderma* in Iran: Taxonomy based on ITS and mtSSU rDNA," *For. Pathol.*, vol. 50, no. 4, Aug. 2020, doi: 10.1111/EFP.12605.

16. A. L. Loyd *et al.*, "Identifying the 'Mushroom of Immortality': Assessing the Ganoderma Species Composition in Commercial Reishi Products," *Front. Microbiol.*, vol. 9, Jul. 2018, doi: 10.3389/fmicb.2018.01557.
17. A. J. F. S. Matos, R. M. F. Bezerra, and A. A. Dias, "Screening of fungal isolates and properties of Ganoderma applanatum intended for olive mill wastewater decolourization and dephenolization," *Lett. Appl. Microbiol.*, vol. 45, no. 3, pp. 270–275, Sep. 2007, doi: 10.1111/J.1472-765X.2007.02181.X.
18. E. Seweryn, A. Ziała, and A. Gamian, "Health-Promoting of Polysaccharides Extracted from Ganoderma lucidum," *Nutr. 2021, Vol. 13, Page 2725*, vol. 13, no. 8, p. 2725, Aug. 2021, doi: 10.3390/NU13082725.
19. E. Seweryn, A. Ziała, and A. Gamian, "Health-promoting of polysaccharides extracted from ganoderma lucidum," *Nutrients*, vol. 13, no. 8. MDPI, Aug. 01, 2021, doi: 10.3390/nu13082725.
20. M. reza Asef, *Iranian medicinal fungi*, 1st ed. iranshenasi publisher, 2016.
21. L. W. Zhou *et al.*, "Global diversity of the Ganoderma lucidum complex (Ganodermataceae, Polyporales) inferred from morphology and multilocus phylogeny," *Phytochemistry*, vol. 114, pp. 7–15, May 2015, doi: 10.1016/J.PHYTOCHEM.2014.09.023.
22. A. L. Loyd *et al.*, "Elucidating 'lucidum': Distinguishing the diverse laccate Ganoderma species of the United States," *PLoS One*, vol. 13, no. 7, p. e0199738, Jul. 2018, doi: 10.1371/journal.pone.0199738.
23. C. L. Schoch *et al.*, "Nuclear ribosomal internal transcribed spacer (ITS) region as a universal DNA barcode marker for Fungi," *Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A.*, vol. 109, no. 16, pp. 6241–6246, Apr. 2012, doi: 10.1073/PNAS.1117018109/SUPPL_FILE/SD01.XLS.
24. D. Z. Li *et al.*, "Comparative analysis of a large dataset indicates that internal transcribed spacer (ITS) should be incorporated into the core barcode for seed plants," *Proc. Natl. Acad. Sci. U. S. A.*, vol. 108, no. 49, pp. 19641–19646, Dec. 2011, doi: 10.1073/PNAS.1104551108.
25. B. G. Baldwin, "Phylogenetic utility of the internal transcribed spacers of nuclear ribosomal DNA in plants: An example from the compositae," *Mol. Phylogenet. Evol.*, vol. 1, no. 1, pp. 3–16, Mar. 1992, doi: 10.1016/1055-7903(92)90030-K.
26. T. J. White, T. Bruns, S. Lee, and J. Taylor, "AMPLIFICATION AND DIRECT SEQUENCING OF FUNGAL RIBOSOMAL RNA GENES FOR PHYLOGENETICS," *PCR Protoc.*, pp. 315–322, 1990, doi: 10.1016/B978-0-12-372180-8.50042-1.
27. T. Gunnels, M. Creswell, J. McFerrin, and J. B. Whittall, "The ITS region provides a reliable DNA barcode for identifying reishi/lingzhi (Ganoderma) from herbal supplements," *PLoS One*, vol. 15, no. 11 November, Nov. 2020, doi: 10.1371/journal.pone.0236774.
28. Y. Cao, S.-H. Wu, and Y.-C. Dai, "Species clarification of the prize medicinal Ganoderma mushroom 'Lingzhi,'" *Fungal Divers.*, vol. 56, no. 1, Sep. 2012, doi: 10.1007/s13225-012-0178-5.
29. M. GARDES and T. D. BRUNS, "ITS primers with enhanced specificity for basidiomycetes - application to the identification of mycorrhizae and rusts," *Mol. Ecol.*, vol. 2, no. 2, Apr. 1993, doi: 10.1111/j.1365-294X.1993.tb00005.x.
30. C. P. Committee and 2010). 2010; National Pharmacopoeia Committee, *No Title*. .
31. B. Chen *et al.*, "Isolation and varietal characterization of Ganoderma resinaceum from areas of Ganoderma lucidum production in China," *Sci. Hort. (Amsterdam)*, vol. 224, pp. 109–114, Oct. 2017, doi: 10.1016/J.SCIENTA.2017.06.002.
32. S. Keypour, H. Riahi, M. E. Nahari, M. R. Asef, A. Borhani, and N. Safaie, "The Study of the

genetic diversity of two laccate species of *Ganoderma lucidum* and *Ganoderma resinaceum* using RAPD marker,” 2019, doi: 10.29252/nbr.5.4.379.

33. F. Guglielmo, P. Gonthier, M. Garbelotto, and G. Nicolotti, “A PCR-based method for the identification of important wood rotting fungal taxa within *Ganoderma*, *Inonotus* s.l. and *Phellinus* s.l.,” *FEMS Microbiol. Lett.*, vol. 282, no. 2, pp. 228–237, May 2008, doi: 10.1111/J.1574-6968.2008.01132.X.

34. S. Jargalmaa, J. A. Eimes, M. S. Park, J. Y. Park, S. Y. Oh, and Y. W. Lim, “Taxonomic evaluation of selected *Ganoderma* species and database sequence validation,” *PeerJ*, vol. 2017, no. 7, p. e3596, Jul. 2017, doi: 10.7717/PEERJ.3596/SUPP-3.