



"مقاله پژوهشی"

جداسازی و شناسایی قارچ‌های اندوفیت درختان ممرز از برخی جنگل‌های حومه ساری

شیوا زندی^۱، سعید رضائی^۲، محمد علی تاجیک قنبری^۳ و محمد علی ابراهیم‌زاده^۴

۱- دانشجوی دکتری گروه گیاهپزشکی، دانشکده علوم کشاورزی و صنایع غذایی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

۲- استادیار گروه گیاهپزشکی، دانشکده علوم کشاورزی و صنایع غذایی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران،

(نویسنده مسوول: srezaee@srbiau.ac.ir)

۳- دانشیار گروه گیاهپزشکی، دانشکده علوم زراعی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی، ساری، ایران

۴- استاد گروه شیمی دارویی، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی مازندران، ساری، ایران

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۱۲/۷

صفحه: ۶۲ تا ۷۴

چکیده مبسوط

مقدمه و هدف: قارچ‌های درون‌زی قارچ‌هایی هستند که در لحظه نمونه‌برداری بدون علائم آشکاری داخل بافت گیاهی حضور دارند. گزارش‌های متعددی وجود دارد که استفاده از قارچ‌های درون‌زی باعث بهبود عملکرد دانه، افزایش تحمل به سرما و خشکی، مقاومت به بیمارگرهای گیاهی و حشرات گیاه‌خوار شده است. از این‌رو می‌توان این قارچ‌ها را به عنوان یک عامل کنترل‌زیستی در حفاظت از محصولات گیاهی، مورد استفاده قرار داد. قارچ‌های درون‌زی منبع غنی از ترکیبات آلی فعال هستند که پتانسیل استفاده از این ترکیبات آلی در پزشکی، کشاورزی و صنعت وجود دارد. لذا این تحقیق با هدف جداسازی قارچ‌های درون‌زی از درختان ممرز و شناسایی شکل ظاهری و مولکولی آن‌ها از جنگل‌های شهر ساری انجام شد.

مواد و روش‌ها: در این تحقیق، به‌منظور شناسایی قارچ‌های درون‌زی، از سرشاخه‌های سالم درختان ممرز طی سال‌های پاییز ۹۸ و تابستان و پاییز ۹۹ از جنگل‌های شهرستان ساری نمونه‌برداری انجام شد. در آزمایشگاه، هر نمونه سرشاخه پس از ضدعفونی و کشت روی محیط PDA به مدت یک ماه در دمای ۲۴ درجه سلسیوس و تاریکی مداوم نگهداری گردید. پس از خالص‌سازی جدایه‌های به دست آمده با استفاده از روش تک‌اسپور و نوک‌ریسه، شناسایی جدایه‌ها براساس ویژگی‌های ریخت‌شناسی و توالی ناحیه ITS انجام شد. برای تایید شناسایی ریخت‌شناسی و توالی‌یابی، دندروگرام مربوطه با استفاده از نسخه 7.1 نرم افزار Bioedit ویرایش شدند.

یافته‌ها: در این مطالعه ۹ جنس و گونه شناسایی شدند. گونه‌های قارچی شامل *OM117707* (*Alternaria alternata*)، *(Aspergillus flavus)* *OM141395*، *OM488258* (*Botryosphaeria dothidea*)، *OM131770* (*Diaporthe eres*)، *OM131729* (*Fusarium acuminatum*)، *OM142129* (*Fusarium sambucinum*)، *OM017151* (*Mucor fragilis*)، *OM017148* (*Neofusicoccum parvum*)، *OM124921* (*Fulvia fulva*)، بودند.

نتیجه‌گیری: به‌طور کلی هدف از این پژوهش شناسایی اندوفیت‌های قارچی درخت ممرز بر پایه داده‌های ریخت‌شناسی و مولکولی از جنگل‌های مهدشت، طبقه، دارابکلا و امام‌زاده زید ساری واقع در استان مازندران بود.

واژه‌های کلیدی: تنوع، جنگل، درختان‌چوبی، درون‌زی، ریخت‌شناسی، ITS

مقدمه

جنگل‌های حوزه خزر یا هیرکانی در دامنه‌های شمالی سلسله جبال البرز قرار دارند. این منطقه که اقلیم مدیترانه‌ای گرم دارد، متوسط درجه حرارت سالانه آن معادل ۱۶-۱۸ درجه سانتی‌گراد است که در ارتفاعات حدود ۲۴۰۰ متری به ۷/۵ درجه نیز می‌رسد. میزان بارندگی از حدود ۱۲۰۰ میلی‌متر در بندرانزلی تا حدود ۸۰۰ میلی‌متر در گرگان متغیر است و از غرب به شرق کاهش می‌یابد. مجاورت این حوزه با دریای خزر باعث شده تا رطوبتی بین ۵۱-۸۷ درصد داشته باشد. این منطقه با وسعتی معادل ۱/۹ میلیون هکتار دربرگیرنده غنی‌ترین جنگل‌های طبیعی کشور است (۴). شرایط مساعد آب و هوایی، خاک غنی و آب فراوان سبب توسعه فعالیت‌های زراعی، باغداری و دامداری در این محدوده شده است و چنین گرایشی به نفوذ فعالیت‌های کشاورزی در گستره‌های منابع طبیعی به تخریب بخش‌هایی از جنگل‌های طبیعی می‌انجامد (۴). امروزه حفاظت از جنگل و ذخایر ژنتیکی آن از مهمترین موضوعات مورد بحث جوامع بشری است. درختان کهن‌سال طی زندگی طولانی خود انواع تنش‌های زیست محیطی را تجربه کرده و در برابر آن‌ها از خود پایداری نشان داده‌اند، لذا این درختان ذخایر ژنی بسیار مهمی در جنگل می‌باشند (۱۸). جنگل‌ها به‌عنوان برجسته‌ترین رویش‌گاه گیاهی کره زمین، با توجه به سطوح بزرگ، پوشش متراکم،

ضخامت لاشبرگی و سیستم ریشه‌دوانی گیاهی می‌توانند تأثیر مهمی بر آب، خاک و چرخه مواد غذایی داشته باشند (۳۹). اگر جنگل‌ها به شیوه اقتباس از رویشگاه‌ها مدیریت شوند با توجه به انعطاف‌پذیری و پایداری در مقابل خطرات طبیعی محافظت خواهند شد (۸). جنگل‌ها کارکردهای متنوعی از جمله حفاظت از آب و خاک، حفاظت از تنوع زیستی، حفظ و بهبود کمی و کیفی آب، ایجاد منظره، تولید چوب، تولید محصولات غیرچوبی، تفریح و تفرج، تلطیف آب و هوا و موارد مشابه را تضمین می‌کنند (۱۴). ممرز با نام علمی *Carpinus* (*betulus L.*) یکی از درختان با قدمت طولانی و دارای چوب مقاوم است که می‌تواند طیف گسترده‌ای از شرایط خاک از قبیل خاک رس، سطوح مختلف pH خاک‌های اسیدی یا قلیائی را تحمل کند (۶،۳۴). این گونه یکی از باارزش‌ترین گونه‌های درختی در جنگل‌های هیرکانی است و در بسیاری از ارتفاعات در مناطق جلگه‌ای در سطح دریا تا ارتفاع ۱۸۰۰ متر به همراه جوامع بلوط و انجیلی حضور دارد (۲۹). درخت ممرز از اروپا تا قفقاز و ایران و در نقاط مختلف جنگل‌های شمال از جلگه تا ارتفاعات متوسط میان‌بند و از ارسباران و آستارا تا گلی‌داغ انتشار دارد و نمونه‌های فوقانی آن در جنگل‌های نور و دره زرین‌گل گرگان تا ۱۰۰۰ متر ارتفاع از سطح دریا دیده می‌شوند. ممرز درختی است با ارتفاع ۲۵ متر با پوست خاکستری و در کهنسالی شیاردار و تیره‌رنگ می‌گردد.

مواد و روش‌ها

نمونه‌برداری، جداسازی و خالص‌سازی قارچ‌ها

به‌منظور جمع‌آوری و شناسایی قارچ‌ها، نمونه‌برداری طی پاییز سال ۱۳۹۸ و تابستان و پاییز سال ۱۳۹۹ از سرشاخه‌های سالم درختان ممیز شهرستان ساری و از جنگل‌های دارابکلا، طبقه، مهدشت و امامزاده زید به‌صورت تصادفی جمع‌آوری شده و درون پاکت‌های کاغذی با ثبت مشخصات به آزمایشگاه منتقل و در دمای چهار درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. سپس نمونه‌ها به قطعات یک سانتی‌متری برش داده شدند. ضدعفونی نمونه‌ها برای جداسازی قارچ‌های درون‌زی به روش Duanla-Meli و همکاران (۷) با اندکی تغییرات انجام شد. سپس نمونه‌ها به محیط PDA (سیب‌زمینی، دکستروز و آگار) منتقل گردید و تشک‌های پتری در گرم-خانه با دمای ۲۴ درجه سانتی‌گراد و در شرایط تاریکی به مدت ۱۵ تا ۳۰ روز نگهداری شدند. این تشک‌ها به‌صورت مرتب و روزانه بررسی شدند. از حاشیه هر پرگنه رشد کرده توسط سوزن‌های ظریف و ضدعفونی شده برداشته شد و به تشک‌های پتری جدید منتقل شد. سپس جدایه‌ها به روش نوک‌ریسه روی محیط کشت (WA) آب-آگار و PDA خالص شدند.

شناسایی ریخت‌شناسی جدایه‌های قارچی

شناسایی جدایه‌های قارچی در شرایط استاندارد و بر اساس خصوصیات ریخت‌شناسی و با استفاده از کلیدهای معتبر شناسایی و همچنین با استفاده از داده‌های حاصل از توالی‌یابی ناحیه ITS4-5.8S-ITS5 انجام گرفت. برای مطالعه اندام‌های قارچی، ویژگی‌هایی مانند رنگ سطح و پشت پرگنه، نوع بافت پرگنه قارچی، نحوه رشد حاشیه پرگنه، نواحی رشد موجود در پرگنه و ویژگی‌های مربوط به تشکیل اندام‌های باردهی و غیره مورد استفاده قرار گرفت. به‌منظور بررسی ساختارهای تکثیری غیرجنسی و جنسی کلیه نمونه‌ها تحت مطالعه میکروسکوپی قرار گرفتند.

شناسایی مولکولی جدایه‌ها

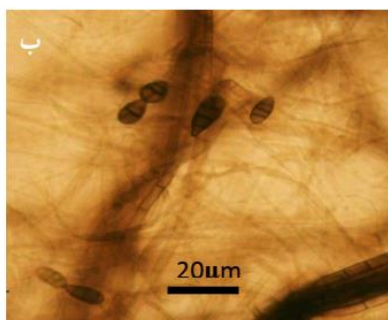
به‌منظور تهیه رشته‌های قارچی موردنیاز برای استخراج DNA، مقداری از هیف‌های قارچ از کشت‌های خالص شده با سوزن استریل به درون شیشه‌های حاوی محیط مایع عصاره سیب زمینی- دکستروز (PDB) منتقل و در دمای ۵ درجه سانتی‌گراد روی دستگاه تکان‌دهنده (۱۰۰ دور در دقیقه) قرار داده شدند. برحسب سرعت رشد جدایه‌ها، به مدت ۷ تا ۱۰ روز پس از رشد و تشکیل رشته‌های قارچی، توده‌های قارچی توسط آب‌مقطر ضدعفونی شده شسته شد. استخراج DNA با استفاده از CTAB انجام گردید (۲۱). کمیت و کیفیت DNA استخراج شده به ترتیب با استفاده از روش الکتروفورز روی ژل آگارز و اسپکتروفتومتری بررسی شد. سپس تکثیر قطعات DNA ریپوزومی با استفاده از آغازگرهای ITS4 و ITS5 (۳۸) در واکنش زنجیره‌ای پلیمرز انجام شد. مخلوط واکنش زنجیره‌ای پلیمرز در حجم ۲۵ میکرولیتر شامل ۰/۸ میکرولیتر $MgCl_2$ ده میلی‌مولار، یک میکرولیتر dNTPs ده میلی‌مولار، ۲/۵ میکرولیتر بافر PCR با غلظت 10x، به همراه ۰/۳ میکرولیتر آنزیم Taq DNA (5U/μl)

جوانه‌های آن کشیده و باریک به طول یک سانتی‌متر است و به وسیله فلس‌های متعدد قهوه‌ای رنگ و مژه‌دار پوشیده شده، شاخه‌های جوان آن قهوه‌ای رنگ و کم و بیش خری است (۲۸). مطالعات اخیر در عصاره برگ گیاه ممیز ضداسیدان قابل‌توجهی را نشان داده که خواص ضدسرطانی، آن را به عنوان یک ماده اولیه احتمالی برای ساختن مواد دارویی ممکن می‌سازد (۱۳). اغلب گیاهانی که تاکنون در اکوسیستم‌های طبیعی مطالعه شده‌اند، به وسیله گروهی از قارچ‌ها که علائم ظاهری مشخصی در گیاهان ایجاد نمی‌کنند، احاطه می‌شوند که به این دسته از قارچ‌ها، درون‌زی گفته می‌شود (۳۳). این قارچ‌ها بدون این‌که باعث ایجاد علائم آشکاری شوند تمام طول دوره زندگی خود یا بخشی از آن را داخل بافت‌های گیاهان سپری می‌کنند (۱۶). شمار زیادی از قارچ‌های درون‌زی ارتباط نزدیکی با قارچ‌های بیمارگر داشته و این احتمال وجود دارد که از آن‌ها و در نتیجه گسترش دوره نهفتگی و کاهش بیماری‌زایی به وجود آمده باشند (۱۹). همچنین این فرضیه وجود دارد که قارچ‌های درون‌زی در مقایسه با بیمارگرهای شناخته شده گیاهی به مراتب دارای تغییرپذیری بیشتری بوده و از این رو تنوع بیشتری در مقایسه با بیمارگرها در خصوصیات از قبیل مکان آلودگی، تجمع، دوره نهفتگی، بیماری‌زایی و یا پوشیده‌خواری دارند (۱۹). این قارچ‌ها از تمام میزبان‌هایی که تا به حال مورد مطالعه قرار گرفته‌اند جداسازی شده‌اند و تماماً گیاهان آوندی و غیرآوندی خشکی‌زی و دریازی زیست‌گاه آن‌ها می‌باشند (۳۷). در گزارش‌های هیرجانی و همکاران (۱۲) اعلام کردند که حضور ممیز در توده‌های راش، لایه آلی غنی از نیتروژن را سبب می‌شود که تجزیه و بازگشت عناصر مغذی را تسریع می‌کند و موجب تفاوت‌های قابل توجهی بر شاخص‌های زیستی خاک می‌شود. همچنین روحی‌مقدم و همکاران (۲۷) در تحقیقی به این نتیجه رسیدند که ترکیبات آلی و معدنی برگ درختان ممیز اطلاعات مهمی از نظر تغذیه و در نتیجه قدرت حاصل‌خیزی خاک در اختیار محققان قرار می‌دهند. در پژوهشی رسولی و همکاران (۲۵)، ۳۰ جدایه از قارچ‌های درون‌زی که شامل ۱۳ جدایه متعلق به گیاه لrk و ۱۷ جدایه متعلق به گیاه ولیک، واقع در جنگل‌های تالش گیلان را جداسازی و شناسایی کردند. جمع‌اشکذری و فتوحی‌فر (۱۷) نیز ۳۰ گونه قارچ درون‌زی را بر اساس روش‌های ریخت‌شناسی و مولکولی از درختان سرخدار معمولی در ایران شناسایی کردند. شناسایی این نوع قارچ‌ها و میزبان‌شان به منظور توسعه پایدار جنگل و اهمیت کاربرد این نوع قارچ‌ها ضرورت پیدا می‌کند. هدف از این پژوهش شناسایی ریخت‌شناسی تعدادی از قارچ‌های درون‌زی و بررسی مولکولی آن‌ها و معرفی آرایه‌های جدید برای فلورقارچی ایران بوده است. نتیجه این تحقیق می‌تواند درخت ممیز و قارچ‌های درون‌زی حاصل از آن را به‌عنوان منبع اطلاعاتی مناسبی در جهت به دست آوردن ترکیبات زیستی ارزشمندی مانند ترکیبات ضدسرطانی، ضداسیدان، ضدقارچی، آنتی‌بیوتیکی و بسیاری از ترکیبات دیگر که در پزشکی، صنعت، کشاورزی، کنترل‌زیستی و غیره مورد استفاده قرار می‌گیرند معرفی کند.

نتایج و بحث

***Alternaria alternata* (Fr.) Keissl., Beih. bot. Zbl., Abt. 229: 434 (1912)**
این جدایه چهار روز پس از کشت نمونه گیاهی از ممیز جدا شد. قطر پرگنه قارچی در محیط کشت PDA پس از ۷ روز به ۵۰ میلی‌متر رسید. پرگنه این قارچ به رنگ سبز زیتونی تیره مایل به مشکی بوده، هیف‌های هوایی سفید تا خاکستری رنگ درون محیط کشت یا روی سطح آن رشد کرده‌اند. هاگ‌ها دان‌ها قهوه‌ای روشن به طول ۳۵-۶۰ میکرومتر بوده، هاگ‌ها قهوه‌ای رنگ، بیضوی تا تخم‌مرغی شکل بودند و دارای ۱-۴ دیواره عرضی و ۱-۳ دیواره طولی و ابعاد آن‌ها ۱۶-۱۱×۷-۳ میکرومتر بود. ویژگی ریخت‌شناسی این گونه با گونه شناسایی شده براساس توالی ناحیه ITS در بانک ژن مطابقت داشت. (۹۹/۸۱ درصد تشابه توالی با MF575850/1). کد دسترسی این نمونه OM117707 می‌باشد. پیش از این، جداسازی قارچ مذکور از برزیل، چین، اسلواکی، کانادا و هند گزارش شده است. از میزبان‌های دیگر می‌توان بامیه و منداب را نام برد. این جدایه از لحاظ میزبانی برای میکوفلور ایران جدید می‌باشد.

Polymerase (شرکت سیناکلون، ایران) و یک میکرولیتر از هریک از آغازگرهای رفت و برگشت با غلظت ده پیکومول بر میکرولیتر، یک میکرولیتر DNA با غلظت ۵۰ نانوگرم در میکرولیتر و ۱۷/۴ میکرولیتر آب دیونیزه آماده شد. برنامه واکنش زنجیره‌ای پلیمرز به صورت یک مرحله واسرشت‌سازی اولیه در دمای ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۵ دقیقه، سپس ۳۵ چرخه تکثیر با شرایط واسرشت‌سازی در دمای ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت یک دقیقه، مرحله اتصال در دمای ۵۸ درجه سانتی‌گراد به مدت یک دقیقه و تکثیر در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت یک دقیقه و در پایان یک چرخه بسط نهایی در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۰ دقیقه انجام شد. قطعه تکثیر شده برای تعیین توالی به شرکت توپازژن در سوئیس فرستاده شد. پس از دریافت، توالی‌های نوکلئوتیدی با استفاده از ابزار جستجوی BLAST در سایت NCBI بررسی شدند. توالی‌های نوکلئوتیدی متعلق به جدایه‌های مورد بررسی در این تحقیق با توالی گرفته شده از بانک ژن مقایسه و توالی‌ها در پایگاه اطلاعاتی NCBI ثبت شدند.



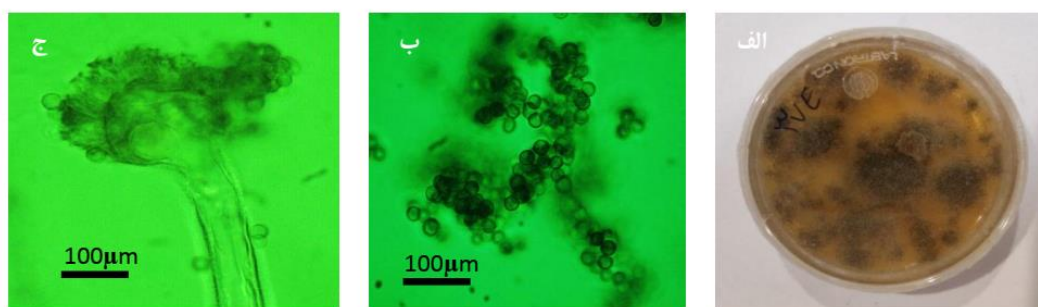
شکل ۱- قارچ اندوفیت *Alternaria alternata* (الف) توده قارچ روی محیط کشت PDA بعد از ۱۴ روز در شرایط تاریکی و ۲۴° سلسیوس، (ب) هاگ‌های قهوه‌ای رنگ با دیواره طولی و عرضی

Figure 1. *Alternaria alternata* endophytic fungus, a) fungus colony on PDA culture medium after 14 days in the dark and 24° Celsius, b) brown conidia with longitudinal and transverse walls

ریخت‌شناسی این گونه با گونه شناسایی شده براساس توالی ناحیه ITS در بانک ژن مطابقت داشت. پیش از این، جداسازی قارچ مذکور از بلغارستان، غنا، پاکستان، کنیا و آمریکا گزارش شده است. از میزبان‌های دیگر می‌توان پیاز و لوبیا چشم‌بلبلی را نام برد. (۹۹/۰۳ درصد تشابه توالی با OK434216/1). کد دسترسی این نمونه OM488258 می‌باشد. این جدایه از لحاظ میزبانی برای میکوفلور ایران جدید می‌باشد.

***Aspergillus flavus* Mag. Gesell. naturf. Freunde, Berlin 3(1-2): 16 (1809)**

این جدایه چهار روز پس از کشت نمونه گیاهی از ممیز جدا شد. قطر پرگنه قارچی در محیط کشت PDA پس از ۷ روز به ۴۴ میلی‌متر رسید. پرگنه این قارچ کاملاً حالت پودری داشته و در غالب زرد تا سبز و در نهایت به رنگ سبز مخملی درآمد و در طول ۷ روز، توده‌های متعدد در سطح پتری تشکیل گردید، ریشه‌ها، بی‌رنگ و هاگ‌دان هادرشت، بی‌رنگ، زبر و معمولاً کمتر از ۱ میلی‌متر طول داشتند، هاگ‌ها کروی بودند و قطر آن‌ها ۴/۵-۳/۵ میکرومتر متغیر بود، ویژگی



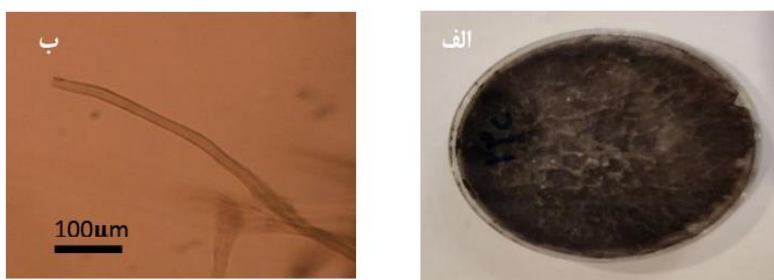
شکل ۲- قارچ اندوفیت *Aspergillus flavus* (الف) توده قارچ روی محیط کشت PDA بعد از ۲۸ روز در شرایط تاریکی و ۲۴° سلسیوس، (ب) هاگ‌های کروی، (ج) هاگ، اندام نگه‌دارنده کنیدی و هاگ‌دان

Figure 2. *Aspergillus flavus* endophytic fungus, a) fungus colony on PDA culture medium after 28 days in the dark and 24° Celsius, b) spherical conidia, c) conidia, phialide and conidiophore

گونه با گونه شناسایی شده براساس توالی ناحیه ITS در بانک ژن مطابقت داشت. پیش از این، جداسازی قارچ مذکور از صربستان، استرالیا، ایتالیا، چین و یونان گزارش شده است. از میزبان‌های دیگر می‌توان به سویا و زبان گنجشک اشاره کرد. (۱۰۰ درصد تشابه توالی با MZ423109/1). کد دسترسی این نمونه OM141395 می‌باشد. این جدایه از لحاظ میزبانی برای مایکوفلور ایران جدید می‌باشد.

Botryosphaeria dothidea (Moug.) Ces. & De Not., Comm. Soc. crittog. Ital. 1(fasc. 4): 212 (1863)

این جدایه چهار روز پس از کشت نمونه گیاهی از ممرز جدا شد. قطر پرگنه قارچی در محیط کشت PDA پس از ۷ روز به ۵۸ میلی‌متر رسید. پرگنه این قارچ به حالت کرکی یا پشمی به رنگ خاکستری متمایل به سیاه بوده، ریشه‌ها در سطح و داخل محیط کشت رشد کرده و دارای ریشه‌های هوایی خاکستری بودند، هیف‌ها صاف و یکنواخت بوده ویژگی ریخت‌شناسی این



شکل ۳- قارچ اندوفیت *Botryosphaeria dothidea*، (الف) توده قارچ روی محیط کشت PDA بعد از ۲۵ روز در شرایط تاریکی و ۲۴° سلسیوس، (ب) رشته قارچی در قارچ

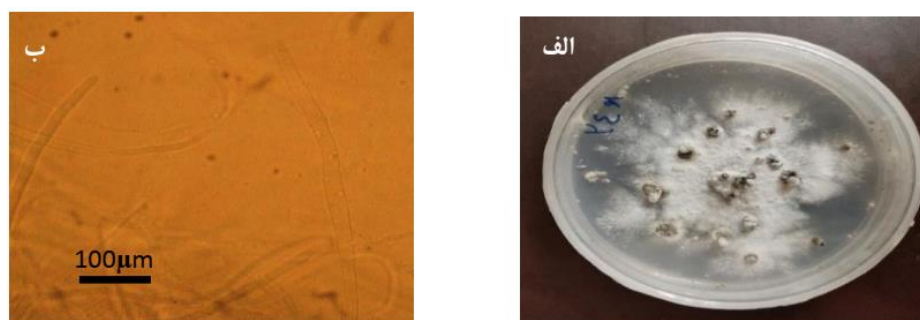
Botryosphaeria dothidea (الف) رشته قارچی در قارچ

Figure 3. *Botryosphaeria dothidea* endophytic fungus, a: fungus colony on PDA culture medium after 25 days in dark and 24° Celsius, b: mycelium in *Botryosphaeria dothidea* fungus

ریخت‌شناسی این گونه با گونه شناسایی شده بر اساس توالی ناحیه ITS در بانک ژن مطابقت داشت. (۹۹/۸۲ درصد تشابه توالی با MH935025/1). کد دسترسی این نمونه OM131770 می‌باشد. پیش از این، جداسازی قارچ مذکور از لهستان، هلند، فیلیپین، آلمان و اوکراین گزارش شده است. از میزبان‌های دیگر می‌توان به جینسینگ آسیایی و انجیر اشاره کرد. این جدایه از لحاظ میزبانی برای مایکوفلور ایران جدید می‌باشد.

Diaporthe eres Nitschke, Pyrenomyc. Germ. 2: 245 (1870)

این جدایه چهار روز پس از کشت نمونه گیاهی از ممرز جدا شد. قطر پرگنه قارچی در محیط کشت PDA پس از ۱۰ روز به ۴۰ میلی‌متر رسید. پرگنه این قارچ سفید رنگ با حاشیه نامنظم نقش گل را دارد، بعد از حدود یک ماه اندام‌های قارچ پراکنده، کروی تا مخروطی، قهوه‌ای تیره تا مشکی، سطحی، نیمه غوطه‌ور تا قطر ۸۰۰ میکرومتر مشاهده شدند. رشته‌های قارچی یکنواخت و سفید رنگ مشاهده شدند. ویژگی

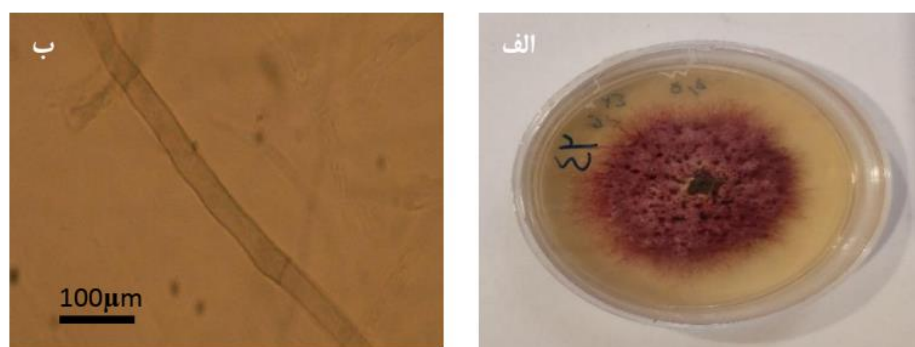


شکل ۴- قارچ اندوفیت *Diaporthe eres*، (الف) توده قارچ روی محیط کشت PDA بعد از ۲۸ روز در شرایط تاریکی و ۲۴° سلسیوس، (ب) رشته قارچی در قارچ *Diaporthe eres*

Figure 4. *Diaporthe eres* endophytic fungus, a: fungus colony on PDA culture medium after 28 days in the dark and 24° Celsius, b: mycelium in *Diaporthe eres* fungus

توالی ناحیه ITS در بانک ژن مطابقت داشت. پیش از این، جداسازی قارچ مذکور از آفریقای جنوبی، چین، نیوزلند و ترکیه گزارش شده است. از میزبان‌های دیگر می‌توان گیوی قطب شمال و سیب را نام برد. (۹۹/۸۱) درصد تشابه توالی با (MF687306/1). کد دسترسی این نمونه OM131729 می‌باشد این جدایه از لحاظ میزبانی برای میکوفلور ایران جدید می‌باشد.

Fusarium acuminatum Ellis & Everh., Proc. Acad. nat. Sci. Philad. 47: 441 (1895)
این جدایه هفت روز پس از کشت نمونه گیاهی از ممیز جدا شد. قطر پرگنه قارچی در محیط کشت PDA پس از ۸ روز به ۳۴ میلی‌متر رسید. پرگنه این قارچ به رنگ صورتی متمایل به ارغوانی با رشته قارچی فراوان، رشته‌های هوایی سفیدرنگ، توده قارچ با ظاهر مخمل و پنبه‌ای و حاشیه‌های نامنظم نخی شکل و دارای روزنه‌های ریز در سطح توده قارچی می‌باشد، ویژگی ریخت‌شناسی این گونه با گونه شناسایی شده براساس

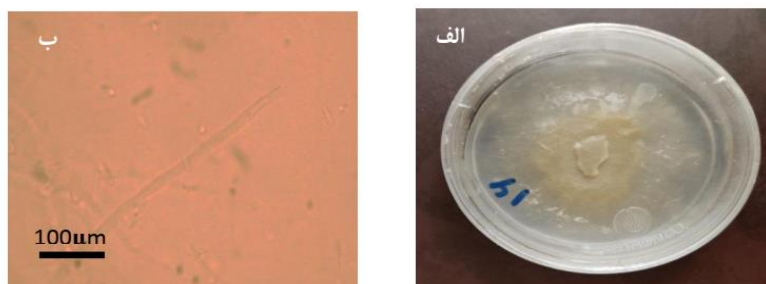


شکل ۵- قارچ اندوفیت *Fusarium acuminatum*، (الف) توده قارچ روی محیط کشت PDA بعد از ۱۴ روز در شرایط تاریکی و ۲۴° سلسیوس، (ب) رشته قارچی در قارچ *Fusarium acuminatum*

Figure 5. *Fusarium acuminatum* endophytic fungus, a) fungus colony on PDA culture medium after 14 days in the dark and 24° Celsius, b) mycelium in *Fusarium acuminatum* fungus

ناحیه ITS در بانک ژن مطابقت داشت. پیش از این، جداسازی قارچ مذکور از روسیه، آفریقای جنوبی، مصر، مالزی و ترکیه گزارش شده است. از میزبان‌های دیگر می‌توان افرا‌سیاه و نخودفرنگی را نام برد. (۹۹/۸۰) درصد تشابه توالی با (MT228969/1). کد دسترسی این نمونه OM142129 می‌باشد. این جدایه از لحاظ میزبانی برای میکوفلور ایران جدید می‌باشد.

Fusarium sambucinum Fuckel, Jb. nassau. Ver. Naturk. 23-24: 167 (1870) (1869-70)
این جدایه پنج روز پس از کشت نمونه گیاهی از ممیز جدا شد. قطر پرگنه قارچی در محیط کشت PDA پس از ۱۰ روز به ۴۵ میلی‌متر رسید. رنگ توده قارچ آن ابتدا سفیدرنگ بوده بعد از چند روز قسمت مرکزی، کرم مایل به نخودی رنگ شده و حاشیه‌های آن بی‌رنگ و نامنظم بودند، توده قارچ شفاف و لزج و فاقد رشته‌های هوایی بوده. ویژگی ریخت‌شناسی این گونه با گونه شناسایی شده براساس توالی



شکل ۶- قارچ اندوفیت *Fusarium sambucinum*، (الف) توده قارچ روی محیط کشت PDA بعد از ۱۴ روز در شرایط تاریکی و ۲۴°

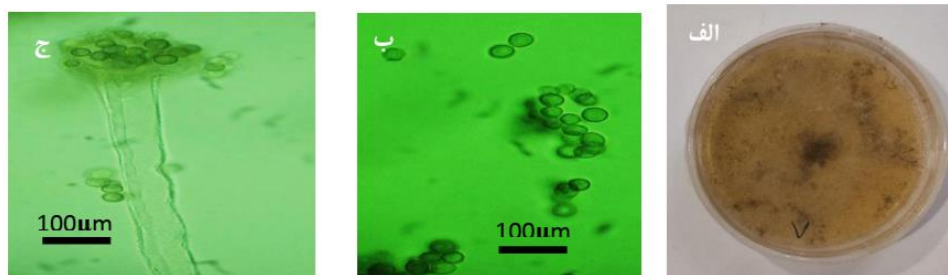
سلسیوس، (ب) رشته قارچی در قارچ *Fusarium sambucinum*

Figure 6. *Fusarium sambucinum* endophytic fungus, a: fungus colony on PDA culture medium after 14 days in the dark and 24° Celsius, b: mycelium in *Fusarium sambucinum* fungus

محیط منشا می‌گرفتند. هاگ‌دان‌ها سفید و کرم‌رنگ و کروی بودند. ویژگی ریخت‌شناسی این گونه با گونه شناسایی شده براساس توالی ناحیه ITS در بانک ژن مطابقت داشت. پیش از این، جداسازی قارچ مذکور از لهستان، آمریکا و کنیا گزارش شده است. از میزبان‌های دیگر می‌توان به ذرت و انگور اشاره کرد. (۹۹/۸۳ درصد تشابه توالی با MT319766/1). کد دسترسی این نمونه OM017151 می‌باشد این جدایه از لحاظ میزبانی برای میکوفلور ایران جدید می‌باشد.

Mucor fragilis Bainier, Annls Sci. Nat., Bot., sér. 619: 208 (1884)

این جدایه سه روز پس از کشت نمونه گیاهی از ممرز جدا شد. قطر پرگنه قارچی در محیط کشت PDA پس از ۳ روز به ۴۲ میلی‌متر رسید. این قارچ به شدت سریع‌الرشد بوده و در عرض سه روز تا لبه‌های پتری گسترش می‌یابد. پرگنه این قارچ در ابتدا سفیدرنگ بوده و بعد از ۱۴ روز به رنگ زرد متمایل به سبز درآمد. ریشه‌های هوایی بی‌رنگ یا سفید و به ارتفاع چند میلی‌متر تا چند سانتی‌متر بودند، پایه هاگ‌ها با قطر ۱۵ میکرومتر صاف بوده و به طور مستقیم از قاعده



شکل ۷- قارچ اندوفیت *Mucor fragilis*، (الف) توده قارچ روی محیط کشت PDA بعد از ۱۴ روز در شرایط تاریکی و ۲۴° سلسیوس،

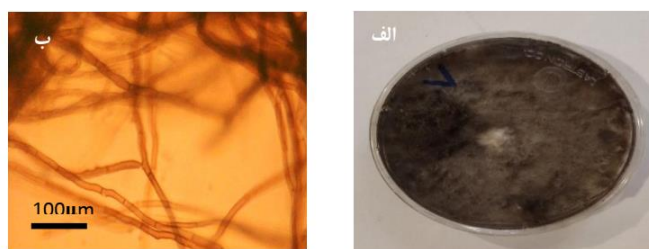
(ب) هاگ‌دان کروی، (ج) هاگ‌دان و پایه هاگ

Figure 7. *Mucor fragilis* endophytic fungus, a) fungus colony on PDA culture medium after 14 days in dark conditions and 24° Celsius, b) spherical sporangium, c) sporangium and sporangiophore

فراوان بودند. ویژگی ریخت‌شناسی این گونه با گونه شناسایی شده براساس توالی ناحیه ITS در بانک ژن مطابقت داشت. (۱۰۰ درصد تشابه توالی با MH 183388/1). کد دسترسی این نمونه OM017148 می‌باشد. پیش از این، جداسازی قارچ مذکور از ایتالیا، چین، یونان و پرتغال گزارش شده است. از میزبان‌های دیگر می‌توان به افراش شبه‌چناری و عود اشاره کرد. این جدایه از لحاظ میزبانی برای میکوفلور ایران جدید می‌باشد.

Neofusicoccum parvum (Pennycook & Samuels) Crous, Slippers & A.J.L. Phillips, in Crous, Slippers, Wingfield, Rheeder, Marasas, Phillips, Alves, Burgess, Barber & Groenewald, Stud. Mycol. 55: 248 (2006)

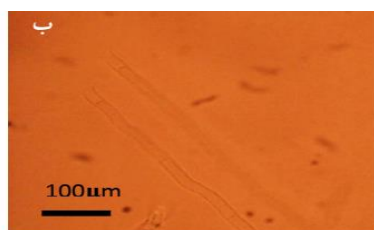
این جدایه هفت روز پس از کشت نمونه گیاهی از ممرز جدا شد. قطر پرگنه قارچی در محیط کشت PDA پس از ۷ روز به ۵۰ میلی‌متر رسید. پرگنه این قارچ به رنگ خاکستری یکدست و تیره و حالت کرکی داشته، ریشه‌ها در سطح و داخل محیط کشت رشد کردند و دارای ریشه‌های هوایی



شکل ۸- قارچ اندوفیت *Neofusicoccum parvum*، الف) توده قارچ روی محیط کشت PDA بعد از ۱۴ روز در شرایط تاریکی و ۲۴° سلسیوس، ب) رشته قارچی دیواره‌دار در قارچ *Neofusicoccum parvum*

Figure 8. *Neofusicoccum parvum* endophytic fungus, a: fungus colony on PDA culture medium after 14 days in the dark and 24° Celsius, b: Walled mycelium in *Neofusicoccum parvum* fungus

شناسایی شده بر اساس توالی ناحیه ITS در بانک ژن مطابقت داشت. (۱۰۰ درصد تشابه توالی با OM124921/1). کد دسترسی این نمونه OM124921 می‌باشد پیش از این، جداسازی قارچ مذکور از تانزانیا، هند و استرالیا گزارش شده است. از میزبان‌های دیگر می‌توان به سویا و عدس اشاره کرد. این جدایه از لحاظ میزبانی برای میکوفلور ایران جدید می‌باشد.



Fulvia fulva (Cook) Cif., Atti Ist. bot. Univ. Lab.crittog. Pavia, ser. 510(1): 246(1954)

این جدایه سه روز پس از کشت نمونه گیاهی از ممرز جدا شد. قطر پرگنه قارچی در محیط کشت PDA پس از ۱۰ روز به ۵۳ میلی‌متر رسید. پرگنه این قارچ مسطح با حاشیه کامل، دارای هیف‌های هوایی که تا لبه پتری یکنواخت رشد کرده و کمی حالت متراکم داشتند. هیف‌ها ساده، بی‌رنگ یا سفید مشاهده شدند. ویژگی ریخت‌شناسی این گونه با گونه



شکل ۹- قارچ اندوفیت *Fulvia fulva*، الف) توده قارچ روی محیط کشت PDA بعد از ۱۴ روز در شرایط تاریکی و ۲۴°

سلسیوس، ب) رشته قارچی بی‌رنگ در قارچ *Fulvia fulva*

Figure 9. *Fulvia fulva* endophytic fungus, a) fungus colony on PDA culture medium after 14 days in the dark and 24° Celsius, b) colorless mycelium in *Fulvia fulva* fungus

شناسایی ویژگی‌های میکروسکوپی و مولکولی قارچ‌های درون‌زی غده گیاه کوکب سحرخیز براساس توالی ناحیه ITS-rDNA تحقیقات قابل‌توجهی انجام دادند. هیلاری و همکاران (۱۱) در نتیجه پژوهشی در زمینه قارچ‌های درون‌زی قسمت‌های هوایی گیاه *Paepalanthus chiquetensis* تحقیقی انجام دادند که در این تحقیق به جداسازی و شناسایی مولکولی و بررسی فعالیت میکروبی قارچ‌های درون‌زی جدا شده از این گیاه پرداختند. ساهور و همکاران (۳۰) در نتیجه مطالعه‌ای قارچ‌های درون‌زی گیاه راولفیا سرپنتینا را شناسایی کردند و فعالیت ضدباکتریایی آن را بررسی نمودند. در مورد نقش این قارچ‌ها تحقیقات زیادی صورت گرفته است، گزارش‌های متعددی وجود دارد که استفاده از قارچ‌های درون‌زی موجب بهبود عمل‌کرد دانه، افزایش تحمل به سرما و خشکی، مقاومت به بیمارگرهای گیاهی و حشرات گیاه‌خوار شده است. (۲۶،۲۰) همچنین گروهی از قارچ‌های درون‌زی با تولید ترکیبات آلی ثانویه که قدرت کشتن یا سرکوب حمله ریزجانداز بیماری‌زا و گیاه‌خوار را دارند از میزبانانشان محافظت می‌کنند (۳۲،۳). حضور ریزجاندازان درون‌زی در بافت‌های علفی و چوبی و تمام اندام‌های گیاهی از جمله بافت‌های ریشه، ساقه، شاخه،

در این بررسی جداسازی قارچ‌های درون‌زی از یک میزبان گیاهی به نام ممرز واقع در جنگل‌های دارابکلا، طبقده، مهدشت و امامزاده زید به‌دست آمد، در مجموع ۹۰ جدایه قارچ حاصل شد و پس از بررسی مقدماتی، ویژگی‌های ریخت‌شناسی جدایه‌ها دسته‌بندی شدند، از بین جدایه‌های خالص‌شده براساس بررسی‌های مقدماتی ریخت‌شناسی، ۳۵ جدایه به نمایندگی انتخاب و مورد مطالعه و رده‌بندی قرار گرفتند و بر اساس منابع و با استفاده از بررسی‌های مولکولی توالی ناحیه ITS4-5.8S-ITS5 شناسایی شدند، در نهایت ۹ جنس و گونه شناسایی شدند. در این تحقیق بیشترین فراوانی مربوط به *Diaporthe eres* و کمترین آن مربوط به *Fusarium acuminatum* بود. نتایج به‌دست آمده مشابه تحقیقات گزارش شده توسط برخی محققین می‌باشد، به‌عنوان مثال، نوری و قوستا (۲۲) ۲۸ گونه قارچی درون‌زی متعلق به ۱۶ جنس را از گیاهان دارویی بادرشبو، پونه و نعناقلی شناسایی کردند. بر پایه تحقیق قاسمی و همکاران (۹) ۲۳ جدایه تریکودرما از بلوط‌سیاه جداسازی و خالص‌سازی شد. در مطالعه‌ای عبداللهی و فتوحی‌فر (۱) ۱۰ گونه قارچی را به عنوان قارچ‌های درون‌زی از درختان گیلاس در ایران شناسایی کردند. در نتیجه تحقیقی سارین و همکاران (۳۱) در زمینه

پوست، برگ، دم‌برگ، گل، میوه و دانه ثابت شده است (۳۶).
 باین حال در تحقیق حاضر، سرشاخه‌ها به این دلیل انتخاب شدند که تجمع قارچ‌ها بیشتر در این قسمت از درخت بوده و نمونه‌گیری از سرشاخه‌ها آسان می‌باشد. قارچ‌های درون‌زی جنگلی از نظر رده‌بندی دارای تنوع بالائی هستند به‌طور کلی می‌توان اظهار داشت جنگل‌ها خصوصاً جنگل‌های استان مازندران به دلیل شرایط آب و هوایی ویژه، از پتانسیل بالائی جهت جداسازی و شناسائی گونه‌های قارچی و همچنین کشف آرایه‌های جدید برخوردار هستند. در شناسائی مولکولی و بررسی تکامل‌نژادی قارچ‌های درون‌زی اغلب از نواحی بین ژن‌های کد کننده زیر- واحدهای ریبوزوم هسته‌ای استفاده می‌شود. در تحقیق حاضر نیز از توالی ناحیه‌ی ITS4-5.8S و ITS5 جهت شناسایی مولکولی و بررسی تکامل‌نژادی قارچ‌های درون‌زی به‌دست آمده استفاده شد. این ناحیه قادر به تفکیک اغلب گونه‌های قارچی شناسائی شده در سطح گونه بود. این نخستین مطالعه‌ای است که درخت ممز را میزبان قارچ‌های درون‌زی معرفی می‌کند. نتایج این پژوهش بیان‌گر این مطلب هست که همان‌طور که بعضی از قارچ‌ها به‌عنوان روش کنترل‌زیستی به‌کار گرفته می‌شوند استفاده از این قارچ‌ها و مطالعات بیشتر در این زمینه می‌تواند امکان استفاده عملی و گسترده آن‌ها را فراهم نماید. همچنین باتوجه به این که جدایه‌های مورد استفاده در این تحقیق برای اولین بار از درخت ممز جداسازی شده‌اند امید است با شناسائی و جمع‌آوری قارچ‌های درون‌زی گوناگون به‌منظور غنی‌تر نمودن بانک ریزجانداران مفید از درختان جنگلی ایران بتوان از پتانسیل‌های بالقوه قارچ‌های درون‌زی در زمینه کشاورزی پایدار استفاده نمود. قارچ‌های درون‌زی تمامی ریزجانداری‌هایی را شامل می‌شوند که ممکن است قابل کشت و یا غیرقابل کشت باشند ولی در داخل بافت‌های گیاهی ساکن بوده، آسیبی به میزبان وارد نمی‌کنند و ساختارهایی در خارج از میزبان تشکیل نمی‌دهند (۲). برهمکنش بین گیاهان و قارچ‌های درون‌زی آن‌ها بسیار متنوع و پیچیده بوده که به‌صورت یک رابطه هم‌زیستی تعریف می‌شود و نشان‌دهنده یک زنجیره گسترده از تعاملات از هم‌پاری تا انگلی می‌باشد (۲۴، ۱۵، ۳۷). طبق نتایج اولیه و با استفاده از کلیدهای معتبر قارچ‌شناسی، گونه‌های شناسایی شده مربوط به جنس‌های *Botryosphaeria*, *Aspergillus*, *Alternaria*, *Neofusicoccum*, *Mucor*, *Fusarium*, *Diaporthe* و *Fulvia* بود. در این بررسی، تعداد قارچ‌های جمع‌آوری شده از درختان ممز جنگل‌های نام‌برده، مورد بررسی قرار گرفت که بیشترین تعداد قارچ‌های درون‌زی از مناطق جنگلی دارابکلا جمع‌آوری شدند. بستر خاک و ترکیب آن به‌عنوان یکی از عناصر اصلی زیست‌بوم خشکی نقش به‌سزایی در ایجاد تنوع و پویایی موجودات زنده دارد. مطالعات تکامل‌نژادی روی توالی ناحیه آی. تی. اس. قارچ‌های درون‌زی نشان داد که بیشترین جدایه‌های به‌دست آمده به‌ترتیب در راسته‌های *Diaportales* (27%)، *Sporangiales* (20%) و *Pleosporales* (27%) درنهایت *Mucorales* (16%) و کمترین جدایه متعلق به راسته *Hypocryales* (2%) بود. خواص ضدقارچی

Neofusicoccum parvum در برابر پاتوژن‌هایی مانند *Penicillium italicum* و *Penicillium digitatum* بررسی شده که در مهار رشد قارچ‌ها موثر بوده است (۲۳). همچنین خواص ضداکسیدانی، ضدتشنج، ضد میکروبی و خاصیت ضدالتهابی آن نیز اثبات شده است (۵). همچنین ترکیبات آلی ثانویه قارچ *Fusarium sambucinum* به‌عنوان یک نرم‌کننده برای لاستیک مصنوعی و رزین‌های وینیل، سلولزی و آکریلات (۱۰) و همچنین در برخی از اسباب‌بازی‌های کودکان استفاده می‌شود (۳۵). قدرت بیماری‌زایی بعضی از جدایه‌های این تحقیق مانند *spargillus*، *Mucor fragilis*، *flavus* و *fusarium acuminatum* در پژوهش‌های پیشین اثبات شده است. همچنین قارچ *Fulvia fulva* برای اولین بار در این مطالعه به‌عنوان درون‌زی از درخت ممز در ایران گزارش می‌شود و آرایه جدیدی برای فلورقارچی ایران می‌باشد. به‌طور کلی و براساس یافته‌های این پژوهش، گونه‌های مختلفی از قارچ‌های درون‌زی از درخت ممز جداسازی شده‌اند. فراوانی گونه‌های جمع‌آوری شده، عمدتاً به ترتیب مربوط به جنگل‌های دارابکلا، مهدشت، امام‌زاده زید و در نهایت طبقه‌بندی شده و می‌تواند تایید کننده این نکته باشد که زیست‌بوم جنگلی به‌عنوان ذخیره‌گاه بزرگی برای قارچ‌های درون‌زی به‌شمار می‌آیند. این موضوع به‌نوبه خود باعث تقویت زیست‌بوم طبیعی جنگل شده و منجر به افزایش تولید منابعی برای گسترش ترکیبات آلی طبیعی پرکاربرد خواهد شد. کاهش فراوانی گونه‌ای در مزارع زراعی و باغی نشان‌دهنده ساده بودن ریزاقلم زیست‌بوم کشاورزی نسبت به زیست‌بوم جنگل می‌باشد و نیز به دلیل مصرف بالای آفت‌کش‌های شیمیایی و به‌ویژه قارچ‌کش‌ها در مزارع کشاورزی علیه عوامل بیماری‌زای قارچی، امکان کاهش تعداد گونه‌های درون‌زی موثر از جمله قارچ‌هایی که توانائی کنترل زیستی عوامل بیمارگر را نیز دارند فراهم می‌شود. تحقیقات آینده در رابطه با ارزیابی قدرت کنترل بیمارگری و زهرآگینی عوامل بیماری‌زای گیاهی توسط جدایه‌های قارچی درون‌زی حاصل از گیاهان دیگر، نشان دهنده میزان اهمیت آن‌ها در برنامه‌های کنترل زیستی خواهد بود. باتوجه به بررسی انجام شده و پژوهش‌های گذشته، به‌نظر می‌رسد که جنس‌های مورد مطالعه در ایران گستره جغرافیایی وسیعی داشته و همراه با میزبان‌های متفاوتی مشاهده شوند. به‌عنوان مثال تاکنون تعداد محدودی از گونه‌های جنس *Diaporthe* در ایران مورد شناسائی قرار گرفته‌اند، احتمال می‌رود که تعداد بیشتری از این گونه‌ها در ایران موجود باشند که نیازمند تحقیقات وسیع‌تر و نمونه‌برداری‌های گسترده‌تری است. لازم به ذکر است با توجه به منابع موجودی که جداسازی گونه‌های این جنس‌ها را از میزبان‌های مختلف گزارش داده‌اند، جنس‌های مورد مطالعه مختص به درختان جنگلی نبوده و ممکن است همراه با گیاهان دیگر نیز مشاهده گردند. همچنین وجود صفات کلیدی مشابه مانند عدم تولید هاگ در بین گونه‌ها و حتی جنس‌ها الزام به مطالعات مولکولی و بررسی ترکیبات آلی را افزایش می‌دهد تا در نتیجه بتوان مرز مشخصی بین جنس‌ها و حتی‌الامکان گونه‌ها را در نظر گرفت.

Mucor fragilis با داشتن هاگ‌دان و پایه‌هاگ از سایر گونه‌ها متمایز می‌شوند. بنابراین اغلب گونه‌های قارچی شناسایی شده در این تحقیق بر اساس مطالعه مولکولی مبتنی بر توالی نوکلئوتیدی نواحی ITS در کنار جدایه‌های گونه‌های مربوطه قرار گرفتند که تایید کننده شناسایی ریخت‌شناسی گونه‌ها می‌باشد.

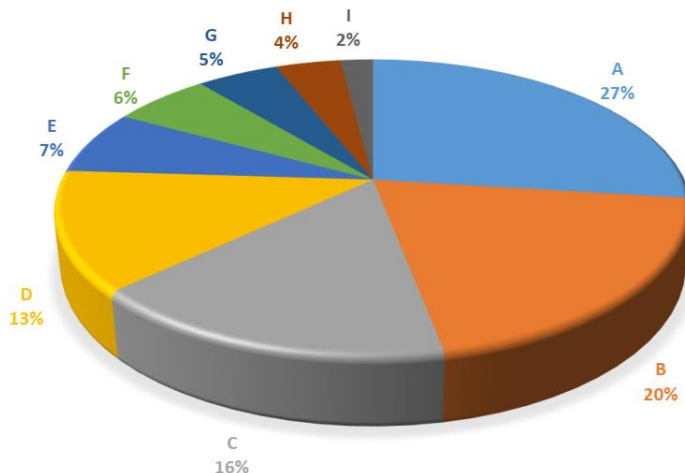
توصیه و پیشنهاد تحقیقاتی که در این باره مطرح می‌شود این است که از آنجایی که قارچ‌های درون‌زی به‌دلیل تولید طیف گسترده‌ای از ترکیبات فعال زیستی نقش مهمی در زندگی موجودات زنده و سلامت انسان دارند، از قارچ‌های درون‌زی به‌طور بالقوه می‌توان به‌عنوان ماده تلقیح کننده تجاری آلی و کنترل‌زیستی گیاهان زراعی که در شرایط تنش طبیعی و غیرطبیعی برای کشاورزی و محیط زیست پایدار و استفاده در صنعت داروسازی و پزشکی به‌کار برده می‌شوند استفاده کرد. لذا گسترش کارهای تحقیقاتی در این زمینه اهمیت دارد.

به‌طور کلی نتایج حاصل از این پژوهش مشخص نمود که نواحی ITS rDNA کارایی قابل‌قبولی در شناسایی و تعیین موقعیت رده‌بندی قارچ‌های درون‌زی دارد که می‌تواند در کنار ریخت‌شناسی، به‌عنوان یک روش سریع و قابل اعتماد برای شناسایی تمام قارچ‌های درون‌زی به‌کار رود. همچنین می‌توان اظهار داشت که تنوع پوشش گیاهی به‌خصوص در جنگل‌های استان مازندران به دلیل شرایط آب و هوایی ویژه از پتانسیل بالایی جهت شناسایی و کشف آرایه‌های جدید قارچی برخوردار است. در شناسایی مولکولی و بررسی تکامل نژادی قارچ‌های درون‌زی، اغلب از نواحی بین ژن‌های کد کننده زیرواحدهای ریبوزوم هسته‌ای (ITS rDNA) استفاده می‌شود (۲). در تحقیق حاضر نیز از توالی ITS4-5.8S- ITS5 جهت شناسایی مولکولی و بررسی فیلوژنی قارچ‌های درون‌زی به‌دست آمده استفاده شد. این ناحیه قادر به تفکیک اغلب گونه‌های قارچی شناسایی شده در سطح گونه بود. در این تحقیق گونه‌های *Alternaria alternata* و *Aspergillus flavus* با داشتن هاگ و هاگ‌دان و گونه

جدول ۱- فهرست گونه‌های قارچی اندوفیت جداسازی شده از درختان ممیز در جنگل‌های ساری

Table 1. The list of endophytic fungal species isolated from hornbeam trees in Sari forests

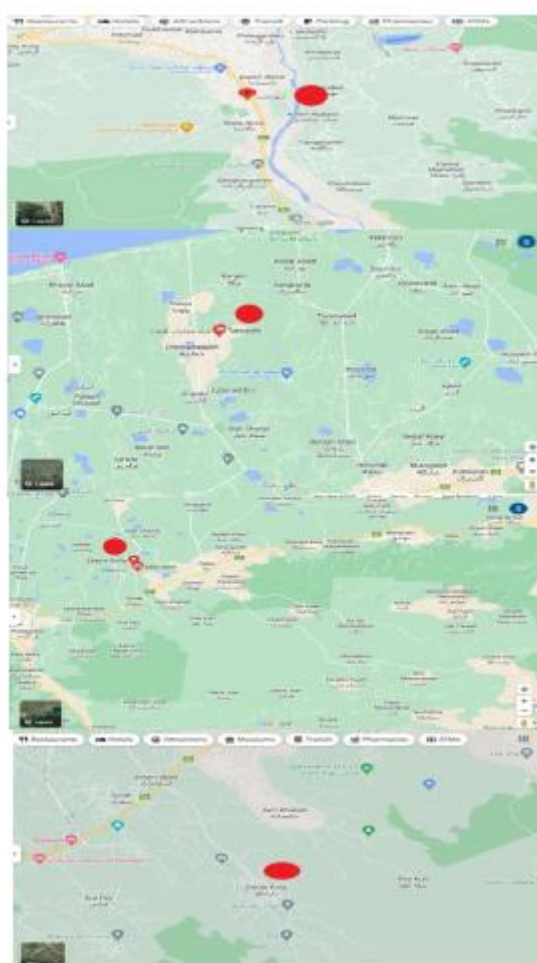
ردیف Row	نام قارچ Taxon name	کد دسترسی از بانک ژن GenBank accession no.	میزبان Host	محل جمع‌آوری Origin
1	<i>Alternaria alternata</i>	OM117707	<i>Carpinus betulus</i>	مهدشت Mahdasht
2	<i>Aspergillus flavus</i>	OM488258	<i>Carpinus betulus</i>	مهدشت Mahdasht
3	<i>Botryosphaeria dothidea</i>	OM141395	<i>Carpinus betulus</i>	طبقة Tabaghdeh
4	<i>Diaporthe eres</i>	OM131770	<i>Carpinus betulus</i>	دارابکلا Darabkola
5	<i>Fulvia fulva</i>	OM124921	<i>Carpinus betulus</i>	امامزاده زید Emamzadeh zeid
6	<i>Fusarium acuminatum</i>	OM131729	<i>Carpinus betulus</i>	دارابکلا Darabkola
7	<i>Fusarium sambucinum</i>	OM142129	<i>Carpinus betulus</i>	امامزاده زید Emamzadeh zeid
8	<i>Mucor fragilis</i>	OM017151	<i>Carpinus betulus</i>	امامزاده زید Emamzadeh zeid
9	<i>Neofusicoccum parvum</i>	OM017148	<i>Carpinus betulus</i>	مهدشت Mahdasht



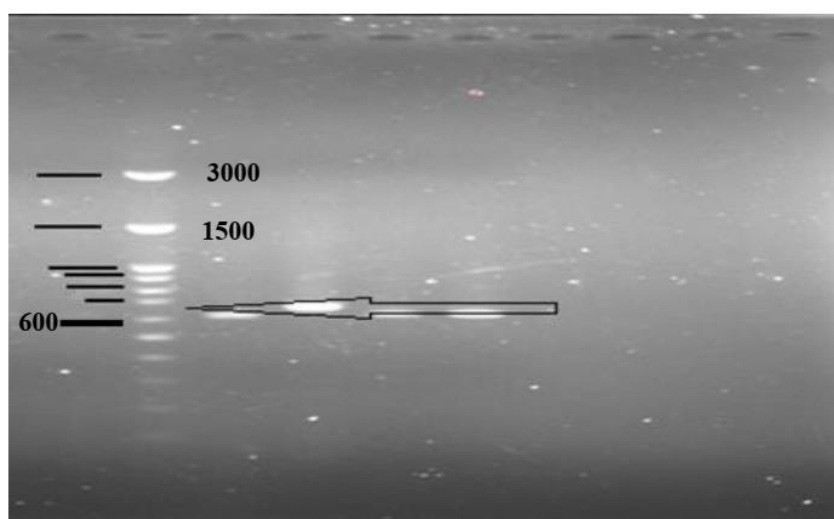
شکل ۱۰- درصد فراوانی قارچ‌های شناسایی شده از درختان ممیز در جنگل‌های ساری

Figure 10. The percentage of fungi identified from hornbeam trees in Sari forests

- A: *Diaporthe eres*
 B: *Alternaria alternata*
 C: *Mucor fragilis*
 D: *Aspergillus flavus*
 E: *Neofusicoccum parvum*
 F: *Botryosphaeria dothidea*
 G: *Fulvia fulva*
 H: *Fusarium sambucinum*
 I: *Fusarium acuminatum*



شکل ۱۱- موقعیت جغرافیایی منطقه مورد مطالعه
Figure 11. Geographical location of the studied area



شکل ۱۲- تعدادی از باندهای تشکیل شده از محصول PCR روی ژل آگارز ۱/۵ درصد برای نشان دادن اندازه‌ی قطعات تکثیر شده در PCR از ladder ۳۰۰۰-۱۰۰ جفت بازی استفاده شد.
Figure 12. A number of bands formed from the PCR product on 1.5% agarose gel A ladder of 100-3000 bp was used to show the size of amplified fragments in PCR

جدول ۲- توالی پرایمرهای مورد استفاده

آغازگرها Primers	توالی‌ها sequences	دمای اتصال Junction temperature
ITS4	ITS4:5' TCCTCCGCTTATTGATATGC 3'	58 ° C
ITS5	ITS5:5'GGAAGTAAAAGTCGTAACAAGG 3'	58 ° C

منابع

1. Abdollahi Aghdam, SH. and KH. Berdi Fotouhifar. 2018. Introduction of some endophytic fungi of cherry trees in Iran. Iranian plant protection knowledge, 48: 43-57.
2. Azevedo, J.L. and W.L. Araujo. 2007. Diversity and applications of endophytic fungi isolated from tropical plants. In: b.n ganguli and S.K deshmukh fungi: multifaceted microbes. Crc press, boca, raton, 189-207 pp.
3. Carroll, GC. 1988. Fungal endophytes in stems and leaves: from latent pathogens to mutualistic symbiont. Ecology, 69: 2-9.
4. Daneh Kar, A. and B. Mahmoodi. 2012. Forestry principles and standards. In: Mirzaei Molla Ahmad, R. and A. Hasani (eds.) Forestry principles. Publications of Institute of Applied Scientific Higher Education of Jihad Agriculture, Tehran, IRAN. 61 pp.,
5. Deb, D.D., G. Parimala, S.S. Devi and T. Chakraborty. 2011. Effect of thymol on peripheral blood mononuclear cell PBMC and acute promyelotic cancer cell line HL-60. Chem BiolInteract, 193: 97-106.
6. Dirr, M.A. 1978. Hornbeams choice plants for American gardens. Am. Nurseryman, 148: 10-11.
7. Douanla Meli, C., E. Langer, F.T. Mouafo. 2013. Fungal endophyte diversity and community patterns in healthy and yellowing leaves of Citrus Limon. Fungal Ecology, 6(3): 212-222.
8. Fares, S., G.S. Mugnozza, P. Corona and M. Palahi. 2015. Sustainability: Five steps for managing Europe's forests. Nature, 519(7544): 407-409.
9. Ghasemi Esfahlan, S., M. Arzanlou and A. Babai Ahari. 2018. Identification of trichoderma endophytic species of oak trees in Arasbaran forests using morphological and molecular criteria. Applied research in phytomedicine, 6(3): 53-66.
10. Hazardous Substance Data Bank (HSDB). 2009. Diisooctyl phthalate. National Library of Medicine HSDB Database.
11. Hilario, F., V.M. Chapla, A.R. Araujo, P.T. Sano, T.M. Bauab and L.C. Santos. 2017. Antimicrobial screening of endophytic fungi isolated from the aerial parts of *paepalanthus chiquitensis* led to the isolation of Secondary metabolites produced by *fusarium fujikuroi*. Journal of the Brazilian chemical society, 28(8): 2011-2016.
12. Hirgani, M., M. Hojjati, M. Pourmajidian and Y. Kooch. 2021. The effect of beech and Myrtle canopy combinations on soil biological characteristics in Hyrkani region, Journal of Wood and Forest Science and Technology Research, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, 28(2): 107-122.
13. Hofmann, T., E. Nebehaj, L. Albert. 2016. Antioxidant properties and detailed polyphenol profiling of European hornbeam (*Carpinus betulus L.*) leaves by multiple antioxidant capacity assays and high-performance liquid chromatography/multistage electrospray mass spectrometry. Ind, 87: 340-349
14. Hoseini, SH., H. Ghaffarzadeh, Z. Abedi and N. Shiri. 2012. Investigating the phenomenon of climate change and its impact on natural land use in the Gorganrood watershed. Journal of Natural Environment, Iran's Natural Resources, 6: 25-39.
15. Hu, M.Y., G.H. Zhong, Z.T. Sun, G. Shi, H.M. Liu and X.Q. Liu. 2005. Insecticidal Activities of secondary metabolites of endophytic *pencillium sp.* In *Derris elliptica* Benth. Journal of Applied Entomology, 129: 413-417.
16. Hyde, K.D. and K. Soyong. 2008. The fungal endophyte dilemma. Fungal Diversity, 33:163-173.
17. Jam Ashkezari, S.J. and K.B. Fotouhifar. 2017. Diversity of endophytic fungi of common yew (*Taxus baccata L.*) in Iran. Mycological progress, 3(16): 247-256.
18. Lindenmayer, D.B., W.F. Laurance and J.F. Franklin. 2012. Global decline in large old trees. Science, 338: 1305-1306.
19. Liu, A.R., S.C. Chen, X.M. Lin, S.Y. WU, T. XU, F.M. Cai and R. Jeewon. 2010. Endophytic pestalotiopsis species associated with plants of *palmae*, *rhizophoraceae*, *planchonellae* and *podocarpaceae* in Hainan, china. African Journal of Microbiology Research, 4: 2661-2669.
20. Mejia, L.C. 2008. Endophytic fungi as biocontrol agents of *Theobroma cacao* pathogens. Biological Control, 46:4-4.
21. Moeller, E.M., G. Bahnweg, H. Sander mann, H.H. Geiger. 1992. A simple and efficient protocol for isolation of high molecular weight DNA from filamentous fungi, fruit bodies, and infected plant tissues. Nucleic Acids Research, 22: 6115-6116.
22. Noori Ghandouk, M. and Y. Ghosta. 2017. Isolation and Identification of Endophytic Fungi of Badershbo, Peppermint and Peppermint in Urmia, M.Sc. Thesis, Faculty of Agriculture, Urmia University.

23. Pe´rez-Alfonso, C., D. Marti´nez-Romero, P. Zapata, M. Serrano, D. Valero and S. Castillo. 2012. The effects of essential oils carvacrol and thymolon growth of *Penicillium digitatum* and *P. italicum* involved in lemon decay. *Int J Food Microbiol*, 158: 101-106.
24. Puri, S.C., V. Verma, T. Amna, G.N. Qazi and M. Spiteller. 2005. An endophytic fungus from nothapodytes foetida that produces camptothecin. *Journal Of Naturalproducts*, 68: 1717-1719
25. Rasouli, F. 2018. Isolation and identification of endophytic fungi from some forest plants of talesh area, Ms Thesis, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University, Sari, Iran. 129 pp (In Persian).
26. Rodriguez, R.J., JF.Jr. White, A.E. Arnold and R.S. Redman. 2009. Fungal endophytes: diversity and functional roles. *The New Phytologist*, 182:314-330, doi:10.1111/j.1469-8137.2009.02773x.
27. Rouhi Moghadam, A.M., A. Hoseini, M. Rahmani and A. Tabari Ebrahimi. 2012. The process of feeding and returning elements Food in the pure and mixed forestry of Bolandmazo (Case study: Chamestan Noor downstream forests). *Scientific-Research Quarterly Journal of Forest and Spruce Research in Iran*, 20(2): 256-272.
28. Sabeti, H. 2006. In: Sabeti, H. (ed.) *Forests, trees and shrubs of Iran*. 195-196 PP., Publications of Yazd University, Yazd, IRAN.
29. Sagheb Talebi, Kh., T. Sajedi and M. Pourhashemi. 2014. *Forests of Iran: A Treasure from the Past, A Hope for the Future*. Springer, 152 p.
30. Sahur, R., S. kumar, R.R. Aharwal and S. Sandhu. 2016. Antibacterial activity of isolated endophytic fungi from rauwolfia serpentine benth. Exkurz. *International journal of pharmacy and pharmaceutical sciences*, 8(11): 38-42.
31. Saryono, S., S. Rakhmana, F. Rahayu, A. Ardhi, N.W. Rusli Pratiwi and T.T. Nugroho. 2017. Molecular identification of endophytic fungi isolated from the tuber of dahlia variabilis and exploration of their Ability in producing β galactosidas. *Biodiversitas*, 18(1): 145-152.
32. Schulz, B., C. Boyle, S. Draeger, A.K. Römmert and K. Krohn. 2002. Endophytic fungi: a source of novel biologically Active secondary metabolites. *Mycol Res*, 106: 996-1004.
33. Schulz, B. and C. Boyle. 2005. The endophytic continuum. *Mycological Research*, 109: 661-686.
34. Sikkema, R., G. Caudullo and D.D. Rigo. 2016. *Carpinus betulus* in Europe: Distribution, habitat, usage and threats. In *European Atlas of Forest Tree Species*; Publications Office of the European Union: Luxembourg, 73-75 pp.
35. Stringer, R., I. Labunska, D. Santillo, P. Johnston, J. Siddorn and A. Stephenson. 2000. Concentrations of phthalate esters and identification of other additives in PVC children's toys. *Environ. Sci. Pollut. Res. Int*, 7:27-36.
36. Surette, M.A., A.V. Sturz, R.R. Lada and J. Nowak. 2003. Bacterial endophytes in processing carrots (*Daucus carota* L. var. *sativus*): their localization, population density, Biodiversity and their effects on plant growth. *Plant Soil*, 253: 381-390.
37. Weber, D. 2009. *Endophytic fungi occurrence and metabolites in anke t& weber d. (eds) the Mycota. vol xv physiology and genetics selected basis and applied aspects* springer verlag berlin Germany pp, 153-195.
38. White, T.J., T. Bruns, S. Lee and J. Taylor. 1990. Amplification and direct sequencing of fungal ribosomal RNA genes for phylogenetics. *PCR protocols: a guide to Methodsand Applications*, 18: 315-3.
39. Zhang, M.F., X. Wei, P. Sun and S. Liu. 2012. The effect of forest harvesting and climatic variability on runoff in a large watershed: The case study in the Upper Minjiang River of Yangtze River basin. *Journal of Hydrology*, 464: 1-11.

Isolation and Identification of Endophytic Fungi of Beech Trees from some Forests in the Suburbs of Sari

Shiva Zandi¹, Saeed Rezaee², Mohammad Ali Tajick Ghanbari³
and Mohammad Ali Ebrahimzadeh⁴

1- Ph.D. student, Department of Plant Protection, Faculty of Agricultural Sciences and Food Industries, Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

2-Assistant Professor, Department of Plant Protection, Faculty of Agricultural Sciences and Food Industries, Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

3- Associate Professor, Department of Plant Protection, Faculty of Agricultural Sciences, Agricultural Sciences and Natural Resources University, Sari, Iran

4- Professor, Department of Pharmaceutical Chemistry, Faculty of Pharmacy, Mazandaran University of Medical Sciences, Sari, Iran

Received: 8 Jun, 2022 Accepted: 26 February, 2023

Extended Abstract

Introduction and Objective: Endophytic fungi are fungi that are present in plant tissue at the time of sampling without obvious symptoms. There are several reports that the use of endophytic fungi improves grain yield, increases cold and drought tolerance, resistance to plant pathogens and herbivorous insects. Therefore, these fungi can be used as a biocontrol agent in the protection of crops. Endophytic fungi are a rich source of active metabolites that have the potential to be used in medicine, agriculture, and industry, so this study was conducted to isolate endophytic fungi from hornbeam trees and their morphological and molecular identification from the forests of Sari.

Material and Methods: In this study, to identify endophytic fungi from healthy branches of hornbeam trees during autumn 2019 and summer and autumn 2020 of the forests of Sari city were sampled. In the laboratory, each branch sample was kept for 24 months at 24 ° C and continuous darkness after disinfection and culture on PDA medium. Morphological features and sequencing of the ITS region were performed to confirm the morphological identification and sequencing of the relevant dendrogram using version 7.1 of Bioedit software.

Results: In this study, 9 genera and species were identified. Fungal species include: *Alternaria alternata* (OM117707), *Aspergillus flavus* (OM488258), *Botryosphaeria dothidea* (OM141395), *Diaporthe eres* (OM131770), *Fusarium acuminatum* (OM131729), *Fusarium sambucinum* (OM142129), *Mucor fragilis* (OM017151), *Neofusicuccum parvum* (OM017148), *Fulvia fulva* (OM124921).

Conclusion: In general, the aim of this research was to identify the fungal endophytes of Beech trees based on morphological and molecular data from the forests of Mahdasht, Tabaghdeh, Darabkala and Imamzadeh Zaid Sari located in Mazandaran province.

Keywords: Diversity, Endophyte, Forest, ITS, Morphology, Woody trees