

## بررسی مقاومت نسبی گونه‌های مهم اکالیپتوس به بیماری خشکیدگی سرشاخه و زوال ناشی از قارچ *Natrassia mangiferae* در استان خوزستان

سید علی نجات سالاری<sup>۱</sup>، محمدرضا عارفی پور<sup>۱</sup>، ابراهیم عزیز خانی<sup>۱</sup> و محمود زاهدی<sup>۱</sup>

۱- مؤسسه تحقیقات جنگلها و مراتع، ص. پ. ۱۱۶-۱۳۱۸۵، تهران، E-mail: [alinejat.salary@rifr-ac.ir](mailto:alinejat.salary@rifr-ac.ir) (مکاتبه کننده: نگارنده اول)

تاریخ دریافت: شهریور ۱۳۸۴ تاریخ پذیرش: مهر ۱۳۸۵

### چکیده

بیماری زوال و خشکیدگی سرشاخه، مهمترین بیماری درختان اکالیپتوس در استان خوزستان است. برای بررسی مقاومت گونه‌های مهم اکالیپتوس، از میان گونه‌های موجود، چهار گونه و یک پروونانس شامل *Eucalyptus camaldulensis*، *E. camaldulensis* 9616، *E. sargentii*، *E. microtheca*، *E. gillii* بریده شده در آزمایشگاه و آلوده کردن نهالها در گلخانه مورد ارزیابی قرار گرفتند. در روش شاخه‌های بریده شده از هر گونه، هشت سرشاخه تقریباً همسن به قطر یک سانتیمتر و طول ۲۵ سانتیمتر تهیه گردید. پس از ضدعفونی سطحی با الکل سفید، در وسط هر قطعه به وسیله چوب‌پنبه سوراخ‌کن دیسکی از پوست به قطر ۵ میلیمتر تا سطح لایه کامبیوم برداشته شد. مایه‌زنی با قراردادن دیسکهای هم اندازه از حاشیه پرگنه در حال رشد، جدایه ADS4 (بدست آمده از گونه *E. sargentii* بیمار، از دب خردان اهواز) روی هر شاخه انجام گرفت. محل مایه‌زنی با یک لایه پارافیلیم و دو لایه چسب کاغذی پوشانده شد. شاخه‌های مایه‌زنی شده در ظرف‌های پلاستیکی قرار داده شده و در انکوباتور در دمای ۱ ± ۳۵ درجه سانتیگراد و رطوبت نسبی ۵ ± ۸۵ درصد به مدت دو هفته نگهداری شدند. در روش آلوده کردن نهالها، از هر گونه اکالیپتوس مورد آزمایش ۸ نهال سالم و شاداب انتخاب و روی ساقه هر نهال با فاصله ۱۵ سانتیمتری از سطح گلدان دیسکی به قطر ۵ میلیمتر برداشته و عملیات مایه‌زنی و انکوباسیون مشابه روش شاخه‌های بریده انجام گردید. در تیمار شاهد به همان ترتیب و فقط دیسکی از محیط کشت P.D.A. بدون قارچ مورد استفاده قرار گرفت. پس از پایان مدت آزمایش، پوست قطعات و نهالهای مایه‌زنی شده را برداشته تا حاشیه زخم‌ها مشخص شد. سپس حاشیه زخم‌ها روی طلق شفاف پلاستیکی ترسیم و به کاغذ سفید منتقل گردید. با استفاده از پلانیمتر دیجیتال مساحت زخم‌ها اندازه‌گیری شد و میانگین اندازه زخم‌ها مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت. نتایج این بررسی بر اساس میزان پوسیدگی ایجاد شده توسط قارچ عامل بیماری بر روی گونه‌های مورد آزمایش محاسبه گردید و مشاهده شد که در سطح ۱٪ اختلاف معنی‌دار دارند. با نمونه برداری از حاشیه زخم‌های ایجاد شده روی گونه‌های مورد آزمایش و کشت بر روی P.D.A، قارچ مایه‌زنی شده دوباره جدا سازی گردید.

در این بررسی از میان درختان اکالیپتوس مورد آزمایش در هر دو روش، گونه‌های سارجنتی و کامال دولنسیس معمولی مقاومت بیشتری از گونه‌های میکروتکا، ژیلی و کامال دولنسیس ۹۶۱۶ نسبت به قارچ *N. mangiferae* نشان دادند. مقاومترین گونه سارجنتی و حساسترین آنها پروونانس کامال دولنسیس ۹۶۱۶ بوده است.

واژه‌های کلیدی: مقاومت، بیماری قارچی، اکالیپتوس، خوزستان، *Natrassia mangiferae*

### مقدمه

در برابر بیماریها به عنوان یک صفت قابل توارث بر پایه اصول مندل شناخته شد (مژدهی، ۱۳۷۳).  
از نظر تاریخی، علم اصلاح نباتات بیشتر درباره اصلاح گیاهان زراعی که جنبه غذایی دارند، تأکید داشته است. تحقیقات به نژادی درختان در مقایسه با گیاهان

تاریخچه انتخاب گیاهان بر مبنای مقاومت در برابر بیماریها، حداقل به دو قرن گذشته برمی‌گردد. بدون شک پیش از این هم انتخاب با اندک شناختی از مفهوم بیماری صورت گرفته، اما تنها در اوایل قرن بیستم بود که مقاومت

آنها در استرالیا را بررسی نمودند. در این تحقیق تفاوت‌های زیادی بین اکالیپتوس‌های والد و نتاج آنها نسبت به قارچ عامل لکه برگ‌ی مشاهده گردید (Dungey *et al.*, 1997). برگس و همکاران در سال ۱۹۹۹، افزایش حساسیت *E. marginata* Donn ex Sm. به قارچ عامل شانکر تنه *Phytophthora cinnamomi* Rands در استرالیا را مورد مطالعه قرار دادند. در این تحقیق مشخص گردید که وقتی تنه این درخت برای مدتی در تماس با آب باشد به راحتی مورد حمله قارچ قرار گرفته و آلوده می‌شود. بنابراین، وقتی طوقه درخت در تماس با آب باشد میزان حساسیت آن نسبت به عامل بیماری افزایش پیدا می‌کند (Burgess, 1999).

هدف از انجام تحقیق حاضر تعیین میزان حساسیت چهار گونه و یک پروونانس از درختان اکالیپتوس شامل: *E. camaldulensis*, *E. camaldulensis* 9616, *E. sargentii*, *E. microtheca*, *E. gillii* Suttan and خشکیدگی سرشاخه و زوال در اثر قارچ *N. mangiferae* Dyko بوده است.

### مواد و روشها

**جمع‌آوری نمونه:** طی سالهای ۱۳۷۶ تا ۱۳۷۸ با چندین نوبت مسافرت به استان خوزستان و بازدید از مناطق کاشت درختان اکالیپتوس شامل ایستگاه‌های تحقیقاتی الباجی، کلکسیونهای درختان اکالیپتوس در صفی‌آباد دزفول، فضای سبز شهرها و نهالستانهای مخصوص گونه‌های مختلف اکالیپتوس، نمونه‌های زیادی از قسمت‌های آلوده درختان جمع‌آوری گردید. نمونه‌ها را در کیسه‌های پلاستیکی قرار داده و بر روی هر نمونه بر چسب اطلاعات مربوط به گونه درخت، محل جمع‌آوری و تاریخ جمع‌آوری نصب گردیده و به آزمایشگاه مجتمع تحقیقاتی البرز منتقل شده و برای انجام مراحل بعدی در یخچال نگهداری شدند.

زراعی بسیار محدود است و فعالیت‌های بسیار اندکی در مورد درختان و آنها اغلب درباره درختان میوه و به مقدار کمتری در مورد درختان جنگلی مانند کاج و سپیدار صورت گرفته است (فلاحی رستگار و افتخار شاهرودی، ۱۳۷۸). در مورد بررسی مقاومت درختان اکالیپتوس به بیماری خشکیدگی سرشاخه و زوال آنها ناشی از قارچ *Nattrassia mangiferae* Suttan and Dyko به علت جدید بودن بیماری روی این درختان، تاکنون تحقیقی صورت نگرفته است، ولی بررسی مقاومت درختان اکالیپتوس به سایر عوامل بیماریزای اعم از زنده و غیر زنده بررسی‌هایی صورت گرفته است که به بعضی از منابع در این زمینه اشاره می‌شود. یریب و روداس در سال ۱۹۹۶ مقاومت *Eucalyptus grandis* Hill ex Maiden را نسبت به دو گونه قارچ از جنس *Cryphonectria* عامل شانکر اکالیپتوس مورد مطالعه قرار دادند. این بررسی نشان داد که حساسیت کلون‌های این گونه اکالیپتوس نسبت به قارچ‌های پاتوژن متفاوت بوده است (Uribe and Rodas, 1996). پیترس و وست (۱۹۹۷)، تأثیر قارچ *Phytophthora cinnamomi* Rands روی تعدادی از درختان کمیاب پارک ویکتوریا در استرالیا از جمله یک گونه اکالیپتوس کمیاب را مورد مطالعه قرار دادند. در میان درختان مورد آزمایش گونه کمیاب *E. yarraensis* Maiden and Cambage نسبت به این پاتوژن مقاوم بوده است (Peters and Weste, 1997). در بررسی مقاومت چند گونه، نتاج و پروونانسهای اکالیپتوس نسبت به عامل زنگ اکالیپتوس *Puccinia psidii* Wenter در گلخانه و به روش آلودگی مصنوعی مورد ارزیابی قرار گرفت، و تفاوت‌های عمده‌ای بین گونه‌ها و نتاج و پروونانس‌های اکالیپتوس نسبت به عامل زنگ تشخیص داده شد (Carvalho *et al.*, 1997). دیونگی و همکاران در سال ۱۹۹۷ تفاوت‌های ژنتیکی دو گونه از جنس *Mycosphaerella* عامل بیماری لکه برگ‌ی اکالیپتوس و میزان خسارت آن روی چند گونه اکالیپتوس و هیبریدهای

## روشهای بررسی مقاومت در آزمایشگاه و گلخانه

۱- روش شاخه‌های بریده شده در آزمایشگاه: روش شاخه‌های بریده شده (detached stems technique) برای اثبات بیماریزایی و تعیین حساسیت میزبان نسبت به بعضی قارچ‌ها بکار برده شده است (Micheal, 1994; Borecki and Millikan, 1969). در این بررسی به دلیل شرایط خاص رشد و بیماریزایی قارچ عامل بیماری که نیاز به دمای ۳۵ درجه سانتیگراد و همچنین رطوبت نسبی ۹۰-۸۵ درصد دارد، این روش مورد استفاده قرار گرفت.

در این روش از هر گونه درخت اکالیپتوس موضوع طرح از شاخه‌های سالم و شاداب ۸ شاخه به قطر یک سانتیمتر و طول ۲۵ سانتیمتر و هم سن تهیه گردید. پس از ضد عفونی سطحی شاخه‌ها با الکل اتیلیک خالص، به وسیله چوب پنبه سوراخ‌کن در محل مناسبی (تقریباً در وسط هر شاخه) دیسکی از پوست به قطر ۵ میلی‌متر تا سطح لایه کامبیوم برداشته، و یک دیسک هم اندازه از حاشیه پرگنه جوان و در حال رشد قارچ از محیط کشت P.D.A. (جدایه با بیماریزایی بالا) روی آن قرار داده، محل مایه‌زنی به وسیله یک لایه پارافیلیم و دو لایه چسب کاغذی پوشانده شد. برای تیمار شاهد از دیسک P.D.A. بدون قارچ استفاده گردید. شاخه‌های مایه‌زنی شده را درون ظرف‌های پلاستیکی (حاوی مقداری آب به گونه‌ای که شاخه‌ها با آب در تماس نباشند) قرار داده، پس از بستن در ظرف‌ها، در دمای  $1 \pm 35$  درجه سانتیگراد و رطوبت نسبی  $5 \pm 85$  درصد به مدت دو هفته در انکوباتور نگهداری شدند. بعد از سپری شدن دوره آزمایش، پوست شاخه‌ها در محل مایه‌زنی را طوری برداشته تا حاشیه زخم‌ها پوشیدگی مشخص شد. بعد حاشیه زخم‌ها روی طلق شفاف پلاستیکی ترسیم و به روی کاغذ سفید منتقل گردید. با استفاده از پلانیمتر دیجیتالی، مساحت زخم‌ها اندازه‌گیری شد و میانگین اندازه زخم‌ها مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت.

## ۲- روش آلوده کردن نهالها در گلخانه: در این

روش از هر گونه اکالیپتوس موضوع طرح تعداد ۸ اصله نهال دو ساله، سالم و شاداب انتخاب گردید. روی ساقه نهال (در حدود ۱۵ سانتیمتری از سطح گلدان) به وسیله چوب پنبه سوراخ‌کن، دیسکی به قطر ۵ میلی‌متر از پوست ساقه هر نهال تا روی لایه کامبیوم برداشته، و یک دیسک هم اندازه از پرگنه جوان و در حال رشد قارچ عامل بیماری از محیط کشت P.D.A. (جدایه با بیماریزایی بالا) روی آن قرار داده، محل مایه‌زنی به وسیله یک لایه پارافیلیم و دو لایه چسب کاغذی پوشانده شد. برای تیمار شاهد از دیسک P.D.A. بدون قارچ استفاده گردید. نهالهای مایه‌زنی شده در گلخانه در دمای ۳۵ درجه سانتیگراد و رطوبت نسبی  $5 \pm 85$  درصد به مدت دو هفته نگهداری شدند. پس از سپری شدن دوره آزمایش، ساقه نهالهای مورد آزمایش به فاصله ۵ سانتیمتر از قسمت بالا و پایین ناحیه مایه‌زنی، قطع گردید. پس از برداشتن پوست در محل مایه‌زنی، بقیه آزمایش و محاسبه سطح پوشیدگی مشابه روش شاخه‌های بریده شده عمل گردید.

## نتایج و بحث

بررسی مقاومت نسبی گونه‌های اکالیپتوس در روش شاخه‌های بریده شده در آزمایشگاه: قارچ عامل بیماری *N. mangiferae* یک پاتوژن زخم بوده و برای ایجاد آلودگی و فعالیت روی میزبان، نیاز به درجه حرارت ۳۵ درجه سانتیگراد و رطوبت نسبی ۹۰-۸۵ درصد دارد. این خصوصیات قارچ عامل بیماری موجب شده که روش خاص و تحت کنترلی برای بررسی حساسیت میزبان نسبت به این پاتوژن در نظر گرفته شود. روش شاخه‌های بریده شده، یک روش قابل کنترل و مناسب برای تعیین حساسیت گونه‌های اکالیپتوس نسبت به این قارچ بوده که در این تحقیق از آن استفاده شده است.

کمترین سطح پوسیدگی) و پروونانس کامال دولنسیس ۹۶۱۶ (دارای بیشترین سطح پوسیدگی) حساسترین تیمار بوده است.

#### بررسی مقاومت نسبی روی نهالهای ۵ گونه

**اکالیپتوس در گلخانه:** هر چند تأمین شرایط لازم برای بررسی مقاومت نسبی گونه‌های مهم اکالیپتوس نسبت به قارچ *N. mangiferae* (با توجه به ویژگی این قارچ که برای فعالیت مطلوب، نیاز به دمای ۳۵ درجه سانتیگراد و رطوبت نسبی حدود ۹۰٪ در گلخانه دارد) مشکل بود، و اغلب تحقیقات مربوط به این قارچ در شرایط کاملاً کنترل شده (درون انکوباتور) اجرا گردیده با این حال، در این تحقیق با تلاش زیاد و فراهم آوردن شرایط لازم، آزمایش بررسی مقاومت در شرایط گلخانه، روی نهالهای اکالیپتوس شامل گونه‌های *E. camaldulensis*, *E. camaldulensis* 9616, *E. microtheca*, *E. sargentii*, *E. gillii* اجرا گردید. به لحاظ اینکه این آزمایش روی نهالهای در حال رشد اکالیپتوس بوده و فعالیت‌های بوتانیکی نهالهای مورد آزمایش در مقایسه با آزمایش به روش شاخه‌های بریده شده می‌تواند محک خوبی باشد، حائز اهمیت بوده است. تجزیه و تحلیل نتایج این آزمایش با توجه به واکنش نهالهای اکالیپتوس نسبت به قارچ عامل بیماری (سطح پوسیدگی) به روش Borecki and Millikan (1969) اندازه‌گیری و به شرح گفته شده در روش شاخه‌های بریده شده، انجام گردید.

شکل ۲ متوسط اندازه زخم (سطح پوسیدگی) ایجاد شده روی نهال‌های ۵ گونه اکالیپتوس را نشان می‌دهد که فعالیت عامل بیماری روی نهالها متفاوت بوده است (در تیمارهای شاهد هیچ گونه آلودگی مشاهده نشد). به عبارت دیگر، واکنش نهالهای مورد آزمایش نسبت به پاتوژن یکسان نبوده است. همان طور که در آزمایش قبلی اشاره گردید، تفاوت موجود در بین نهالهای اکالیپتوس نسبت به پاتوژن، یا به علت تفاوت ژنتیکی در گونه‌های میزبان و یا تفاوت ژنتیکی در بین جدایه‌های پاتوژن رخ

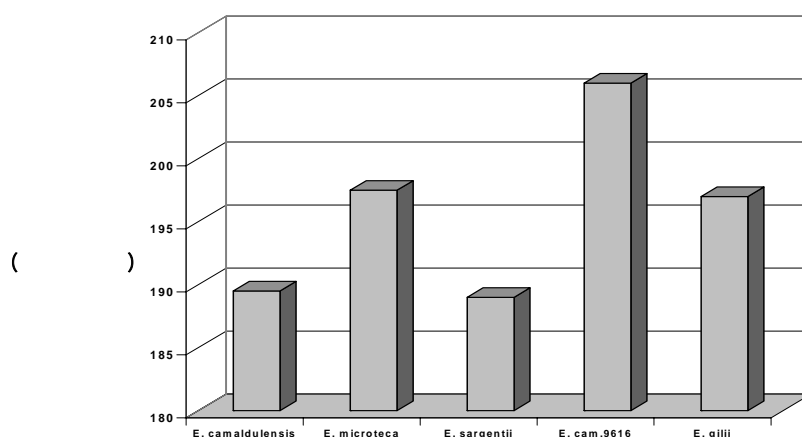
این آزمایش به روش (Borecki and Milikan, 1969) روی شاخه‌های بریده شده، گونه‌های *E. camaldulensis*, *E. cam. 9616*, *E. microtheca*, *E. sergeant*, *E. gillii* انجام شد. واکنش گونه‌های اکالیپتوس مزبور (سطح پوسیدگی) نسبت به جدایه (ADS4) به شرح ذکر شده (روش شاخه‌های بریده شده) اندازه‌گیری گردید و نتایج بدست آمده مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت.

همان طور که در شکل ۱ مشاهده می‌شود، قارچ عامل بیماری روی تمام گونه‌های مورد آزمایش پوسیدگی ایجاد نموده است، در حالی که در تیمارهای شاهد هیچ گونه پوسیدگی روی شاخه‌های گونه‌های اکالیپتوس مورد آزمایش مشاهده نشد. سطح پوسیدگی در گونه‌های مختلف اکالیپتوس تفاوت داشته و واکنش گونه‌ها نسبت به قارچ عامل بیماری متفاوت بوده است. به همین خاطر فعالیت قارچ روی آنها یکسان نبوده و وجود تفاوت می‌تواند به علت تنوع ژنتیکی در پاتوژن و یا در گونه‌های اکالیپتوس مورد آزمایش باشد. در این آزمایش تا حدود زیادی تنوع ژنتیکی در پاتوژن با انتخاب جدایه با بیماری‌زایی بالا حذف گردید و یا اثر آن خیلی کمتر شده است. به ویژه اینکه عامل بیماری به طور اختیاری در بهترین محل فعالیتش (لایه کامبیوم) روی شاخه‌های درختان مورد آزمایش به طور یکسان قرار داده شده است. بنابراین، می‌توان نتیجه گرفت که وجود تفاوت در این آزمایش به وجود تفاوت بین گونه‌های اکالیپتوس مورد آزمایش نسبت به قارچ عامل بیماری بر می‌گردد. اختلاف بین گونه‌ها در این آزمایش در سطح ۵٪ معنی دار بوده و اختلاف موجود بین گونه‌ها را نشان داده است. همچنین جدول ۱ میزان مقاومت نسبی گونه‌های اکالیپتوس که با استفاده از آزمون دانکن مقایسه میانگین شده‌اند را روشن نموده است. در این آزمایش گونه‌های سارجنتی و کامال دولنسیس معمولی نسبت به گونه‌های میکروتکا، ژیلی و پروونانس کامال دولنسیس ۹۶۱۶ از مقاومت بیشتری برخوردار بودند. مقاومترین گونه، سارجنتی (دارای

بررسی مقاومت نسبی گونه‌های مهم اکالیپتوس به بیماری خشکیدگی سرشاخه و زوال ناشی از قارچ *Natrassia mangiferae* در استان خوزستان

پاتوژن است. در این آزمایش تفاوت بین گونه‌های مورد آزمایش در سطح ۱٪ معنی دار بوده است. در جدول ۲ (آزمون مقایسه میانگین‌ها) نیز سطوح مقاومت را مشخص نموده است. بر اساس نتایج بدست آمده در آزمون دانکن، گونه‌های سارجنتی و کامال دولنسیس معمولی مقاومت بیشتری (سطح پوسیدگی کمتری) نسبت به گونه میکروتکا، ژیلی و پروونانس ۹۶۱۶ از خود نشان داده‌اند. بر این اساس مقاومترین گونه، سارجنتی (دارای کمترین سطح پوسیدگی) و پروونانس کامال دولنسیس ۹۶۱۶ (دارای بیشترین سطح پوسیدگی) حساسترین تیمار بوده است.

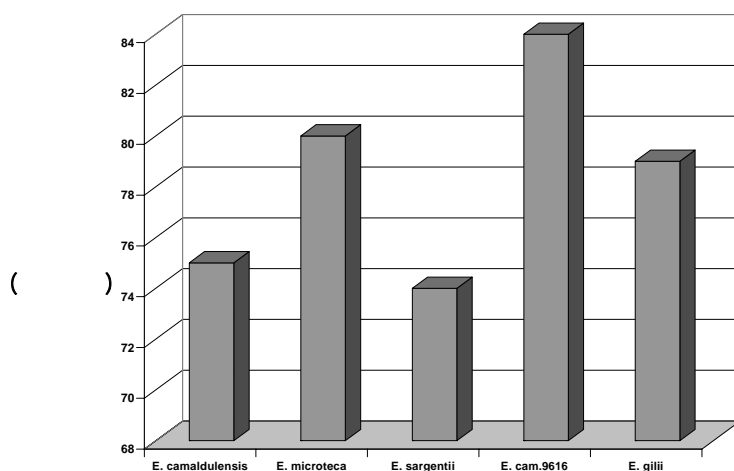
داده است. با توجه به اینکه جدایه ADS4 از بین ۴۲ جدایه بدست آمده در این تحقیق (به لحاظ ویژگی برتری که در شرایط یکسان با سایر جدایه‌ها از خود نشان داده) انتخاب گردید. بنابراین، تفاوت در بین جدایه‌های پاتوژن، ناچیز و یا قابل اغماض خواهد بود. از طرف دیگر، چون آزمایش برای گونه‌های اکالیپتوس در شرایط یکسان اجرا گردیده و پاتوژن هم در بهترین محل فعالیت خود بر روی بافت میزبان (لایه کامبیوم) قرار داده شده، بنابراین وجود تفاوت در واکنش گونه‌های اکالیپتوس بر نسبت به جدایه ADS4 به خود گونه‌های اکالیپتوس بر می‌گردد و نشان دهنده مقاومت در بین آنها نسبت به



شکل ۱- متوسط سطح پوسیدگی روی شاخه‌های بریده شده از پنج گونه اکالیپتوس در آزمایشگاه

جدول ۱- مقایسه میانگین‌های سطح پوسیدگی در روش شاخه بریده شده به روش دانکن

گونه	میانگین	گروه	گونه	میانگین	گروه
<i>E. camaldulensis</i>	۱۸۹/۵	b	<i>E. cam. 9616</i>	۲۰۶/۳	a
<i>E. microtheca</i>	۱۹۹/۱	ab	<i>E. microtheca</i>	۱۹۹/۱	ab
<i>E. sargentii</i>	۱۸۹/۵	b	<i>E. gilli</i>	۱۹۶/۶	ab
<i>E. cam. 9616</i>	۲۰۶/۳	a	<i>E. camaldulensis</i>	۱۸۹/۵	b
<i>E. gilli</i>	۱۹۶/۶	ab	<i>E. sargentii</i>	۱۸۹/۵	b



شکل ۲- متوسط اندازه زخم روی نهالهای ۵ گونه اکالیپتوس در روش گلخانه.

جدول ۲- مقایسه میانگین‌های سطح پوسیدگی در روش گلخانه به روش دانکن

گونه	میانگین	گروه	گونه	میانگین	گروه
<i>E. camaldulensis</i>	۷۴/۶۳	b	<i>E. cam. 9616</i>	۸۴	a
<i>E. Microthec</i>	۸۰/۳۸	ab	<i>E. Microthec</i>	۸۰/۳۸	ab
<i>E. sargentii</i>	۷۳/۶۳	b	<i>E. gilli</i>	۷۸/۶۳	ab
<i>E. cam. 9616</i>	۸۴	a	<i>E. camaldulensis</i>	۷۴/۶۳	b
<i>E. gilli</i>	۷۸/۶۳	ab	<i>E. sargentii</i>	۷۳/۶۳	b

موجود (علیزاده، ۱۳۷۹، رهنما، ۱۳۷۶، سالاری، ۱۳۷۹، میرابوالفتحی، ۱۳۷۹) این قارچ دارای میزبان‌های متعدد دیگری از درختان مثمر و غیر مثمر در ایران است. نکته قابل توجه دیگر در این مورد، عدم آلودگی این درختان در موطن اصلی اکالیپتوس (استرالیا) به این قارچ است (Sankaran *et al.*, 1995).

حال این سؤال مطرح می‌شود که چرا و چگونه این درختان در ایران به این قارچ آلوده شده و نه تنها خود این درختان را خشک نموده و از بین می‌برد، بلکه خطر بالقوه‌ای برای سایر درختان مثمر و غیرمثمر میزبان پاتوژن در کشور بحساب می‌آید. آنچه در این مورد به نظر می‌رسد، این است که اولاً درختان اکالیپتوس، به دلیل وارداتی و غیر بومی بودن آنها و ثانیاً عدم آشنایی با

درختان اکالیپتوس در حال حاضر یکی از مهمترین و با ارزش‌ترین درختان مناطق شهری در استان خوزستان می‌باشند و در سایر استانها از جنوب، شرق، شمال، غرب و مرکز ایران نیز (به رغم تردید در مورد سازگاری آنها) بعضی گونه‌های آن بسیار موفق بوده‌اند (مثال در این مورد، وجود یک درخت اکالیپتوس بسیار تنومند به قطر حدود ۲ متر و ارتفاع حدود ۱۵ متر در ایستگاه شلمان در استان گیلان است). بیماری خشکیدگی سرشاخه و زوال اکالیپتوس ناشی از قارچ *N. mangiferae*، مهمترین بیماری و عامل خسارت‌زا روی گونه‌های مختلف اکالیپتوس در استان خوزستان و سایر مناطق ایران است (تاکنون بیماری مهم و یا آفات خسارت‌زای جدی دیگری روی آنها مشاهده و گزارش نشده است). بنا بر گزارشهای

بررسی مقاومت نسبی گونه‌های مهم اکالیپتوس به بیماری خشکیدگی سرشاخه و زوال ناشی از قارچ *Natrassia mangiferae* در استان خوزستان

کردن نهالها، وجود تفاوت در گونه‌های اکالیپتوس محرز بوده است. جالب اینکه واکنش گونه‌ها در هر دو آزمایش مشابه بوده و در حقیقت نتایج آزمایشها یکدیگر را تأیید نموده‌اند. بدین معنی که گونه‌هایی که در آزمایش با روش شاخه‌های بریده شده، بیشترین مقاومت را نشان داده‌اند، در آزمایش به روش آلوده کردن نهالها نیز همین نتیجه بدست آمد. در مورد حساسترین گونه‌ها نیز نتایج در دو آزمایش انجام شده، یکسان بوده است. در هر حال، نتایج بدست آمده در این تحقیق بیانگر آن است که منابع مقاومت در میان گونه‌های اکالیپتوس مورد استفاده در این تحقیق، وجود دارد و این نکته‌ای امیدوار کننده است. چون این بیماری روش کنترل مؤثری ندارد، استفاده از واریته‌های مقاوم و یا متحمل می‌تواند بسیار مؤثر باشد. در حقیقت واکنش گونه‌های اکالیپتوس نسبت به ایزوله ADS4، نوعی مقاومت نسبی و یا تحمل در برابر عامل بیماری است و می‌توان از این عامل مثبت در گونه‌هایی که تحمل بیشتری از خود نشان داده‌اند در برنامه‌های ترویجی و همچنین برنامه‌های اصلاحی استفاده نمود.

### منابع مورد استفاده

- ۱- رهنما، ک.، ۱۳۷۷. وقوع خشکیدگی سرشاخه درختان سرو به وسیله قارچ *N. mangiferae*. خلاصه مقالات سیزدهمین کنگره گیاهپزشکی ایران کرج، جلد دوم، ص ۲۶۴.
- ۲- سالاری، س. ع. ن.، عارفی‌پور، م. ر. و زاهدی، م.، ۱۳۸۰. بررسی بیماری پوسیدگی تنه توت بوسیله *N. mangiferae* در جنگلکاریهای اطراف تهران. خلاصه مقاله‌های دومین همایش ملی گیاهپزشکی جنگلها و مراتع (در عرصه جنگل‌ها و جنگلکاریها)، مؤسسه تحقیقات جنگل‌ها و مراتع، نشریه ۲۸۱.
- ۳- فلاحتی، ر.، ماهرخ و افتخار شاهرودی، ف.، ۱۳۷۷. مکانسیم‌های توارثی مقاومت. انتشارات جهاد دانشگاهی مشهد، ۲۲۰ صفحه.
- ۴- علیزاده، ع.، حیدریان، ا. و فرخی نژاد، ر.، ۱۳۷۹. بیماری پژمردگی شاخه - زوال و مرگ درختان مرکبات ناشی از

نیازهای رشدی آنها نظیر (بافت خاک، رطوبت خاک، رطوبت محیط، مواد غذایی، نحوه داشت)، موجب شده که این درختان در محل کاشت خود در ایران دچار نارسایی شده و به دلایل مختلف از جمله هرس شدید و یا نازک بودن پوست و حساس بودن به شدت تابش نور خورشید، زخم‌هایی روی تنه و شاخه‌های آنها ایجاد شده و آنها را به عامل بیماری که یک پاتوژن زخم است، حساس نموده و قارچ روی آنها مستقر شود. آنچه در مورد آلودگی درختان اکالیپتوس به این بیماری دارای اهمیت است، انتقال بیماری و یا گسترش عامل بیماری به وسیله آنها به سایر مناطق کشور است که در برابر خسارتی که این درختان از ناحیه بیماری مزبور می‌بینند، بسیار با اهمیت‌تر است. بنابراین انگیزه اولیه اجرای این تحقیق، پیدا نمودن راهی برای جلوگیری از گسترش این بیماری مخرب بوده است، به طوری که بهترین راه در این زمینه استفاده از واریته‌های مقاوم و یا متحمل بوده و مبارزه شیمیایی کارآیی چندانی در کنترل این بیماری ندارد.

در هر حال، آنچه در مشاهدات و نمونه‌برداریها مشاهده گردید این است که ممکن است گونه‌های مختلف اکالیپتوس در خوزستان و سایر مناطق کشور، به عامل بیماری آلوده شوند، ولی شدت آلودگی در گونه‌های مختلف اکالیپتوس متفاوت بوده و درختان آلوده ممکن است تا چند سال پس از آلودگی با توجه به شرایط آب هوایی زنده مانده و به حیات خود ادامه دهند. جالب‌تر اینکه بعضی از گونه‌ها با وجود آلودگی، ممکن است سالم به نظر برسند و تا زمانی که علائم بیماری (خشکیدگی سرشاخه، شانکر و یا ترشح صمغ) ظاهر نشده باشد، تشخیص آلودگی آنها بسیار مشکل است.

همان طور که در نتایج آزمایشهای بررسی مقاومت به طور مشروح بیان گردید، در هر دو آزمایش واکنش گونه‌های اکالیپتوس نسبت به جدایه ADS4 متفاوت بوده و به رغم فعالیت پاتوژن روی تمام گونه‌ها در هر دو روش مورد استفاده در این تحقیق و به ویژه روش آلوده

- 9- Carvalho, AO. De, Alfenas, AC., Maffia, LA., Carmo, MGF. Do, De Carva Iho AO. and DO Carmo MGF., 1998. Resistance of *Eucalyptus* species, Progenies and Provenans to *Puccinia psidii* Winter. Pesquisa Agropecuaria Brasileira, 33 (2): 139-147.
- 10- Dunggey, H. S., Potts, B. M., Carnegie, A. J. and Ades, P. K., 1997. *Mycosphaerella* leaf disease: genetic Variation in damage to *Eucalyptus nitens*, *Eucalyptus globos*, and their F1 hybrid. Canadian Journal of Forest Research, 27: 750-759.
- 11- Michael, E. M., 1994. First report of *Eucalyptus* dieback by *Natrassia mangiferae* in North America. Plant Disease, 78: 432.
- 12- Peters, D. and Weste, G., 1997. The impact of *Phytophthora cinnamomi* on six rare native tree and shrub species in the Brisbane Ranges, Victoria. Australian Journal of Botany, 45 (6): 975-995.
- 13- Sankaran, B. C., Sutton, B. and Minte, D. W., 1995. A checklist of fungi recorded on *Eucalyptus*. CAB International, No. 170, 376 pp.
- 14- Uribe, J. E. and Rodas, C. A., 1996. Study of inoculation and indicators of resistance in *Eucalyptus grandis* to two fungal pathogens. Universidad Nacional de Colombia, Investigation Forestal. No. 176, 11 pp.
- قارچ *N. mangiferae* و سایر میزبانهای آن در استان خوزستان. مجله بیماریهای گیاهی، ۳۶ (۱ و ۲): ۹۹-۷۷.
- ۵- مزدهی، ح. ر.، ۱۳۷۳. کنترل بیماریهای گیاهی. انتشارات علمی دانشگاه آزاد اسلامی، ۵۶۵ صفحه.
- ۶- میرابوالفتحی، م.، ۱۳۸۰. اتیولوژی خشکیدگی سرشاخه و شانکر سوزنی برگان در استانهای گیلان، مازندران، تهران و سمنان. خلاصه مقالات دومین همایش ملی گیاهپزشکی جنگلها و مراتع (در عرصه جنگلها و جنگلکاریها)، مؤسسه تحقیقات جنگلها و مراتع، صفحه ۸۸.
- 7- Borecki, Z. and Millikan, D. F., 1969. A rapid method for determining and factors associated with pathogenicity of *Phytophthora cactorum*. Phytopathology, vol. 65: 247-248.
- 8- Burgess, T., Mccobmb, J. A., Colquhoun, I. and Handy, G. E., 1999. Increased susceptibility of *Eucalyptus marginata* to stem infection by *Phytophthora cinnamomi* resulting from roof hypoxia. Plant Pathology, 48: 797-806.



## Evaluation of relative resistance of Eucalypt species to decline disease caused by *Natrassia mangiferae* in Khuzestan province

A. N. Salari<sup>1</sup>, M. R. Arefipoor<sup>1</sup>, A. Azizkhani<sup>1</sup> and M. Zahedi<sup>1</sup>

1- Research Institute of Forests and Rangelands, Tehran, P.O. Box: 13185-116, Iran,

E-mail: [alinejat.salary@rifr-ac.ir](mailto:alinejat.salary@rifr-ac.ir)

Received: Sep. 2005

Accepted: Oct. 2006

### Abstract

Decline and dieback is the most important diseases of eucalypt trees in Khuzestan province. In order to determine disease resistance of existing eucalyptus, four species and one provenance include *Eucalyptus camaldulensis*, *E. camalulensis* 9616, *E. sargentii*, *E. microtheca* and *E. gillii*, were evaluated using two different methods of "detached stems technique" and "seedling infection". In detached stems technique, 8 branches (1 cm.diameter and 25 cm. length) from each species were selected and following surface sterilization with ethanol, five mm diameter bark disks were removed and inoculated centrally with a disk of agar carrying mycelium of highly virulent fungus obtained from diseased *E. sargentii* in Dobb-Hardan of Ahwaz. In the infection seedling method, 8 seedlings from each cited species were selected and wound-inoculated on stems. The rest procedures were the same as the previous technique. Each non-inoculated control plant received a P.D.A. disk. Wounds of two tests were covered with parafilm and sealed with adhesive tape. Eight replicate branches of each treatment were incubated at  $35 \pm 1$  °C with R.H.  $80 \pm 5$ . At the end of two weeks of incubation period, the bark was removed and lesions on the cambium were examined, transferred to paper and their sizes were measured and analyzed.

Of the Eucalyptus trees evaluated in this study, *E. sargentii* and *E. camaldulensis* showed higher resistance than *E. microtheca*, *E. gillii* and *E. camaldulensis* 9616 in both methods mentioned. According to the results, resistance reaction of all species to *N. mangiferae* were the same in both methods. The most resistant species was *E. sargentii* while, *E. camaldulensis* 9616 was very susceptible species.

**Keywords:** decline, resistance, fungus disease, Eucalyptus, *Natrassia mangiferae*