

بررسی علل مرگ نونهالهای سوزنی برگ در نهالستان لakan

فیروزه حرفه دوست^{*}، تیمور رستمی شاهراجی^۲، مهرداد قدس خواه^۳ و سیداکبر خداپرست^۴

- ۱- نویسنده مسئول، دانشجوی کارشناسی ارشد جنگل داری، دانشکده منابع طبیعی، دانشگاه گیلان، پست الکترونیک: tsharaji@yahoo.co.uk
۲- دانشیار، دانشکده منابع طبیعی، دانشگاه گیلان.
۳- استادیار، دانشکده منابع طبیعی، دانشگاه گیلان.
۴- استادیار، دانشکده کشاورزی، دانشگاه گیلان.

تاریخ پذیرش: ۸۷/۵/۱۳ تاریخ دریافت: ۸۶/۱۲/۱۴

چکیده

بوته‌میری یا Damping off از بیماری‌های شایع نهالستانهای جنگلی می‌باشد که همه ساله خسارتهای زیادی را به نهالستانها وارد می‌کند. از آن جا که کاهش این خسارتها میتوانی بر شناخت عوامل بیماریزا و سپس کنترل آنها می‌باشد، بازدیدهای طی سالهای ۱۳۸۴ و ۱۳۸۵ از نهالستان لakan به عمل آمد. ننهالهای بیمار پس از جمع‌آوری و انتقال به آزمایشگاه مورد بررسی قرار گرفتند که عوامل بیماری‌زایی بدست آمده بعد از انجام آزمایش بیماری‌زایی، قارچهای *Pythium* sp., *Rhizoctonia solani* Kuhn, *Fusarium* sp. تشخیص *Fusarium solani* (Mart.) Sacc., *Fusarium semitectum* Berk. & Rav., *F. oxysporum* Schlecht, داده شدند که در این میان گونه *Fusarium semitectum* Berk. & Rav. برای اولین بار از ایران به عنوان عامل مرگ نونهالهای سوزنی برگان معرفی می‌شود.

واژه‌های کلیدی: بوته‌میری، سوزنی برگ، نهالستان، *Rhizoctonia*, *Fusarium*, *Pythium*

این بیماری اولین بار توسط Hartley *et al.* (1918) و Hartley (1921) مورد بررسی قرار گرفت. از آن تاریخ به بعد گزارش‌های متعددی در مورد قارچهای عامل این بیماری از سراسر جهان ارائه شده است. چنان که Soni (1991) برای اولین بار از هندوستان عامل مرگ نونهال را در نهالستانها، *Fusarium oxysporum* معرفی کنند. همچنین براساس تحقیقات انجام شده توسط Pinus nigra (Annesi *et al.* (1992) از ایتالیا بر روی *Rhizoctonia* sp., *Fusarium* sp. و *Pythium* sp. گزارش شد. Zaspel & Suss (1992) نیز عوامل مرگ نونهال، *Fusarium* sp., *F.oxysporum*, *Rhizoctonia solani*, *Fusarium* sp. و *Rhizoctonia solani* را کاچ را قارچهای

مقدمه

بیماری بوته‌میری (Damping off) به مرگ سریع نونهالهای شاداب اطلاق می‌گردد که علائم آن شامل ارغوانی تا قهوه‌ای شدن و باریک شدن قسمت آسیب دیده و سرانجام پلاسیدن و افتادن نهال است که به طور عمده بر اثر حمله برخی قارچهای خاکزی حاصل می‌گردد. مرگ نونهالهای درختان جنگلی دارای گسترش جهانی است و از مخرب‌ترین و شایع‌ترین بیماریها در نهالستانها می‌باشد. این بیماری معمولاً ۳۰-۴۵ روز پس از رشد اتفاق می‌افتد و تلفات آن بین ۱۰ تا ۲۰ درصد است (Cram, 2003).

آوردند. کاویان‌پی (۱۳۷۷) در بررسی قارچهای همراه با پوسیدگی ریشه و مرگ گیاهچه در خزانه‌های درختان جنگلی خوزستان طی سالهای ۱۳۷۵ تا ۱۳۷۷ گونه‌هایی از *Fusarium*, *Pythium*, *Phytophthora*, *Rhizoctonia* و *Macrophomina* بیماری گزارش کرد.

مواد و روشها منطقه مورد مطالعه

نهالستان لakan در استان گیلان واقع در سواحل جنوبی دریای خزر در منطقه‌ای با آب و هوای معتدل مراقبه قرار دارد. نوع خاک آن رسی سنگین و ارتفاع آن ۲۵ متر بالاتر از سطح دریاست. میزان بارندگی سالانه این نهالستان ۱۴۰۰ میلی‌متر و مساحت کل آن ۴۹/۵ هکتار می‌باشد، رطوبت سالیانه‌ها در این نهالستان ۸۰٪ درجه حرارت سالیانه بین ۱- تا ۳۵ درجه سانتی‌گراد است و اسیدیته خاک آن ۵-۶/۵ می‌باشد (حرفه‌دوست، ۱۳۸۵).

روش بررسی - نمونه‌برداری

جمع‌آوری نهالهای آلوده به‌طور عمده از نهالستان لakan صورت گرفت. این نهالها در قسمتهای هوایی عالم توقف رشد و خمشدگی و پژمردگی و مرگ را نشان می‌دادند. نهالهای بیمار فاقد ریشهٔ فرعی یا دارای ریشه‌های ضعیف و پوسیده بودند و یا ریشهٔ اصلی آنها در محل طوفه (قسمت آلوده) یا در طول خود تغییر رنگ داده و تیره شده بودند (شکل ۱). نهالهای بیمار پس از جمع‌آوری درون کیسه‌های پلاستیکی قرار داده شده و برای بررسی عوامل بیماری‌زا به آزمایشگاه منتقل شدند. جمع‌آوری این نهالها از اواسط فروردین تا اوایل خردادماه صورت گرفت. گیاهان مورد بررسی

Chin (1995) از *Pythium ultimum* کشور مالزی در تحقیقی مبنی بر بررسی مرگ نونهال در چند نهالستان جنگلی بر روی گونه‌هایی از جنسهای *Pinus* و *Araucaria*, *Eucalyptus*, *Acacia* قارچهای *Fusarium* و *Pythium* را عامل بیماری روی بذر، نهال و گیاهان مسن‌تر معرفی کرده است. در پژوهشی که توسط Xue (2003) به منظور کنترل پاتوژن‌های عامل پوسیدگی ریشه صورت گرفت، یکی از عوامل ایجاد مرگ نونهال معرفی شد که از باکتری *Pseudomonas* در جهت کنترل بیولوژیکی آن استفاده می‌شود. در بررسی قارچهای مولد پوسیدگی ریشه در سوزنی‌برگان توسط Menkis *et al.* (2006) پاتوژن‌هایی همچون جنسهای *Pythium* و *Rhizoctonia* از مهمترین عوامل ایجاد بیماری‌های مرگ نونهال و پوسیدگی ریشه در نهالهای سوزنی‌برگ معرفی شدند. در ایران نیز مرگ نونهال و پوسیدگی ریشه سوزنی‌برگان یکی از مهمترین موارد خسارت‌زا در خزانه‌ها و نهالستانهای جنگلی است. نخستین بار در سالهای ۱۳۴۴ و ۱۳۴۵ از سرجنگل‌داری‌های نواحی مختلف سواحل دریای خزر خسارت‌های یادشده بر روی کاج ایرانی گزارش شده است (Niemann *et al.*, 1968). خسارت‌های یادشده توسط *Rhizoctonia solani* ایجاد شده و راههایی برای مبارزه با آن پیشنهاد شده است. میرابوقفتحی و ارشاد (۱۳۷۵) طی بازدیدهایی که در سالهای ۱۳۶۹ تا ۱۳۷۱ از خزانه‌ها و نهالستانهای جنگلی شمال و مرکزی کشور انجام دادند، مهمترین عوامل مرگ نونهال سوزنی‌برگان را گونه‌هایی از *Fusarium*, *Macrophomina*, *Fusarium Macrophomina*, *Zakeri & Banihashemi Phytophthora* معرفی کردند. *Phytophthora Fusarium*, (1993) نیز گونه‌هایی از جنس قارچهای *Pythium*, *Macrophomina* و *Phytophthora* را به عنوان عامل بیماری در فارس معرفی کردند. همچنین آنها در سال (۱۹۹۵) از بذرهای پوسیده سوزنی‌برگان، گونه‌هایی از جنس قارچهای *Rhizoctonia*, *Fusarium*,

- اسپورانژزایی *Pythium*

برای تولید اسپورانژ از دو روش بذر شاهدانه و روش آب مقطر سترون استفاده شد. در روش اول، مقداری بذر شاهدانه را به مدت ۵ دقیقه در آب جوشانده و پس از خنک شدن تعداد ۱۵ تا ۲۰ عدد از آنها روی کشت جوان قارچ منتقل شده، پس از ۲۴ ساعت این بذرها را درون یک تشتک پتی قرار داده و مقدار ۱۰ تا ۱۵ میلی لیتر آب مقطر سترون به آنها اضافه شد. بعد از ۳ تا ۴ روز اسپورانژها روی بذرهای غوطه‌ور تولید شدند (Schmitthenner, 1973). در روش دوم، برای این منظور ابتدا قارچ مورد نظر روی محیط کشت پایه کشت داده شد. پس از رشد کافی از حاشیه فعال کلنی چند دیسک (قرص) برداشته و داخل پتی سترون خالی طوری قرار داده شد که سطح بالایی قطعات به طرف بالا قرار گیرند، آنگاه حدود ۱۰ تا ۱۵ میلی لیتر آب مقطر سترون به پتی اضافه و سپس پتی‌ها زیر نور مداوم مهتابی (فلورست) به مدت ۳ تا ۵ روز قرار گرفتند. بعد از این مدت در حاشیه قطعات، اسپورانژها به فراوانی ظاهر شدند (ارشاد، ۱۳۷۱).

- اثبات بیماری‌زاوی

برای اثبات بیماری‌زاوی از دو روش بذر گندم و کلنی قارچ استفاده شد. بدین منظور گلدانهایی حاوی خاک زراعی و شن پس از سترون کردن به نسبت مساوی تهیه گردید و آزمون بیماری‌زاوی برای هر قارچ بر روی ۱۰ نهال سوزنی‌برگ ۲ ماهه انجام شد. گلدانهای مورد آزمایش در شرایط حرارتی ۲۵ تا ۲۷ درجه سانتی‌گراد و رطوبت ۸۰ تا ۹۰ درصد نگهداری شدند.

روش بذر گندم در مورد قارچهای *Fusarium* و *Rhizoctonia* مورد استفاده قرار گرفت. در این روش ۵۰۰ سانتی‌متر مکعب دانه گندم به همراه ۳۰۰ میلی لیتر آب درون ارلن طی دو روز متوالی و به مدت ۳۰ دقیقه با فشار

عبارة‌تند از: کاج تدا (*Pinus teada* L.), کاج دریایی (*Pinus pinea* L.), کاج بادامی (*Pinus pinaster* Ait.) سرو خمره‌ای (*Biota orientalis* (L.) Endl.) سرو نقره‌ای (*Cupressus arizonica* Greene) و زربین (*Cupressus sempervirens* var. *horizontalis* L.).



شکل ۱- مرگ نونهالهای سوزنی‌برگ در نهالستان لakan

- جداسازی

به منظور جداسازی قارچهای عامل مرگ نونهالها، ابتدا طوفه و ریشه ننهالهای بیمار با آب روان شسته شد، سپس قسمت‌هایی از این اندامها در حداصل بخش سالم و آلوده به اندازه ۴ تا ۶ میلی‌متر جدا شدند و توسط مایع سفید کننده تجاری (هیپوکلرید سدیم) ۱۰٪ مورد ضدغونی سطحی قرار گرفتند. سپس نمونه‌های ضدغونی شده بر روی محیط کشتهای CMA و یا CMA همراه با آنتی‌بیوتیک و قارچ‌کش (پیمارسین ۱۰ ppm، آمپی‌سیلین ۲۵۰ ppm و PCNB ۱۰۰ ppm) قرار داده شدند. برای جداسازی قارچ از خاک نیز از روش بذر شاهدانه استفاده شد. عوامل قارچی بدست آمده با توجه به نوع قارچ از طریق تک هیف کردن و یا تک اسپور کردن خالص‌سازی شدند.

محیط کشت بدون قارچ در محل ایجاد خراش استفاده گردید.

- تشخیص گونه

تشخیص گونه جنس *Rhizoctonia* براساس کلید شناسایی (1991) Sneh et al. صورت گرفت. همچنین گونه‌های جنس *Fusarium* نیز براساس کلید شناسایی Nelson et al. (1983) تعیین شدند.

برای شناسایی گونه رایزوکتونیا تعیین تعداد هسته در هیف‌ها لازم است. از این‌رو رنگ آمیزی هسته با محلول رنگی Safranin O و به روش Bandoni (1976) صورت گرفت. در این گونه تعداد هسته‌ها بین ۳ تا ۱۶ عدد متغیر بود.

یک اتمسفر و حرارت ۱۲۱ درجه سانتی گراد اتوکلاو شد. سپس تعداد ۴ تا ۵ دیسک از کلنجی فعال قارچ به آن اضافه گردید. پس از پوشش کامل بذرها توسط قارچ از آن به عنوان مایع تلقيق استفاده شد و در تیمار شاهد از دانه گندم سترون شده بدون تلقيق قارچ استفاده گردید (میرابوالفتحی و ارشاد، ۱۳۷۵).

روش استفاده از کلنجی قارچ در آزمون بیماری‌زایی استفاده شد.

برای اثبات بیماری‌زایی قارچ *Rhizoctonia* یک دیسک ۱۰ میلی‌متری از حاشیه کلنجی بریده و به عمق یک سانتی‌متری و فاصله ۲ سانتی‌متری از هر هشت نهال قرار داده شد (Camporota & Perrin, 1998).

در مورد آزمون بیماری‌زایی *Pythium* از دو روش به شرح زیر استفاده گردید:

اول - یک دیسک از محیط کشت تازه قارچ در اطراف طوقه و ریشه نونهالها قرار داده شد و در تیمار شاهد از محیط کشت بدون قارچ استفاده گردید. دوم - با ایجاد خراش کوچکی در روی نهال مقدار کمی از کلنجی فعال قارچ بر روی زخم قرار داده شد و در تیمار شاهد از

نتایج

براساس نتایج بدست آمده تعداد ۶ قارچ *Rhizoctonia*, *Fuzarium solani* (Mart.) *Pythium* sp., *solani* Kuhn, *F.semitectum* Berk., *F.oxysporum* Schlecht, Sacc. & Rav. و *Fuzarium* sp. به عنوان عامل مرگ نونهالهای سوزنی برگ نهالستان لakan شناخته شدند (جدول ۱).

جدول ۱ - جدایه‌های قارچی بدست آمده به تفکیک میزانها

نام قارچ	تعداد جدایه	میزانها
<i>Rhizoctonia solani</i> Kuhn	۳	کاج تدا، سرو نقره‌ای و زربین
<i>Pythium</i> sp.	۵۳	روی تمام گونه‌های سوزنی برگ مورد بررسی
<i>Fuzarium solani</i> (Mart.) Sacc.	۲۰	روی تمام گونه‌های سوزنی برگ مورد بررسی
<i>F. oxysporum</i> Schlecht	۱۶	روی تمام گونه‌های سوزنی برگ مورد بررسی
<i>F. semitectum</i> Berk. & Rav.	۷	کاج تدا و کاج دریایی
<i>Fuzarium</i> sp.	۱	کاج تدا

هستند. ریسه‌ها بدون دیواره عرضی، فاقد کلامیدسپور و معمولاً ظریف و یکنواخت می‌باشند. اسپورانژیوفورها نیز معمولاً به شکل ریسه‌های عادی و غیر منشعب می‌باشند. اسپورانژها انتهایی، نزدیک انتهای، میانی یا جانبی بوده و به شکلهای کروی یا تقریباً کروی و در بعضی موارد تخم مرغی شکل بودند. اسپورانژها فاقد پایپل و ریزان بودند. اندازه اسپورانژها $(20 \times 14-22) \text{ میلیمتر}$ میکرومتر اندازه‌گیری شدند. آسپورها کروی یا نزدیک به کروی بودند و با ابعاد $(18-22) \times (16-21) \text{ میلیمتر}$ میکرومتر اندازه‌گیری شدند.

Fusarium solani (Mart.) Sacc. این گونه از تمام سوزنی برگان نهالستان بدست آمد و 20% قارچهای بدست آمده و $45/45\%$ قارچهای فوزاریومی بدست آمده را شامل شده است. کلنی قارچ روی محیط PDA شیری تا کرم رنگ می‌باشد. قطر 4 روزه کلنی $21/3$ سانتی‌متر اندازه‌گیری شد، ریسه‌های هوایی غیر متراکم و میکروکنیدیوم‌ها بدون دیواره عرضی یا یک دیواره عرضی، به شکلهای بیضوی، تخم مرغی تا نسبتاً استوانه‌ای و به فراوانی در سرهای دروغین بر روی منویالیدهای باریک و بلند تشکیل شدند. ابعاد میکروکنیدیوم‌ها $(10/12) \times (3-4) \text{ میکرومتر}$ اندازه‌گیری شد. ماکروکنیدیوم‌ها نسبتاً استوانه‌ای کشیده و با کمی خمیدگی، با ابعاد $(35/35) \times 40$ میکرومتر و با یک تا 6 دیواره مشاهده شدند. کلامیدسپورها به شکل گرد تا تخم مرغی به صورت تنها و گاهی در زنجیره‌های 2 تا 3 تایی با ابعاد $(10/48) \times (7-9) \text{ میکرومتر}$ اندازه‌گیری شدند.

Fusarium oxysporum Schlecht این گونه نیز از روی تمام نهالهای سوزنی برگ نهالستان لاکان بدست آمد و 16% قارچهای بدست آمده و $36/36\%$ گونه‌های فوزاریومی بدست آمده را تشکیل داده

در هر دو روش تلقیح نهالها (بذر گندم و کلنی قارچ) علائم بیماری ایجاد شده در گلخانه مشابه علائم بیماری در شرایط طبیعی (نهالستان) بود. پس از جداسازی قارچها از کلیه نهالهایی که آزمون بیماری‌زایی بر روی آنها انجام شده بود قارچهای *Rhizoctonia solani*, *F. oxysporum*, *Fuzarium solani*, *Pythium* sp., *F. semitectum*, *F. oxysporum* و *Fuzarium* sp. مجدد شناسایی شدند. پس از گذشت دو هفته، بر روی نهالهای تلقیح شده از لحاظ شدت بیماری‌زایی هیچ‌گونه تفاوتی در علائم مشاهده نگردید.

***Rhizoctonia solani* Kuhn**

نمونه‌های بررسی شده از روی ریشه کاج تدا، سرو نقره‌ای و زربین بدست آمدند و $3/3\%$ قارچهای بدست آمده را شامل می‌شدند. برای خالص‌سازی کلنی این قارچ از روش تک هیف کردن استفاده شد.

کلنی این قارچ ابتدا سفید رنگ بوده ولی بعد به رنگ کرم و سرانجام قهوه‌ای در می‌آید. اسکلرتها نیز ابتدا سفید و به مرور به قهوه‌ای تیره تا سیاه تغییر رنگ می‌دهند. اسکلرتها به شکلهای گرد، نیمه‌گرد و بی‌شکل و با میانگین قطر $25/5$ میکرومتر تا 225 میکرومتر با سطوحی صاف و گاهی ناصاف به صورت انفرادی و گاهی تعدادی در کنار هم به صورت مجتمع دیده می‌شوند. ریسه‌ها دارای انشعابهای تقریباً عمود برهم با فرورفتگی در محل انشعاب بوده و در فاصله کمی از محل انشعاب دارای دیواره عرضی می‌باشند. ابعاد هیف $(42/45) \times 25$ میکرومتر اندازه‌گیری شد.

***Pythium* sp.**

پیتیوم $53/5\%$ ایزوله‌های بدست آمده را شامل شد و از روی تمام نهالهای سوزنی برگ موجود در نهالستان بدست آمد. در این قارچ رنگ کلنی بر روی محیط کشت PDA سفید بوده و تشکیل ریسه‌های هوایی را می‌دهد و در محیط CMA تقریباً بی‌رنگ و ریسه‌ها بیشتر داخل محیط

Fusarium sp.

نمونه بررسی شده از روی کاج تدا بدست آمد و یک درصد قارچهای بدست آمده و ۲/۲۷ درصد قارچهای فوزاریوم بدست آمده را شامل شد. کلنج قارچ، روی PDA تشکیل میسیلیوم‌های انبوه و متراکم را می‌دهد؛ ریسه‌های هوایی صورتی پررنگ تا سفید است و از زیر پتری رنگ کلونی ارغوانی دیده می‌شود. قطر ۴ روزه کلنج ۳/۲ سانتی‌متر اندازه‌گیری شد. با وجود استفاده از محیط کشت‌های CLA و PSA اسپورزایی به اندازه‌ای صورت نگرفت که برای شناسایی گونه کافی باشد.

بحث

مرگ نونهالها از بیماریهای مهم و شایع نهالستانهای جنگلی است و معمولاً تلفات این بیماری بین ۱۰ تا ۲۰ درصد است. اصلی‌ترین قارچهای عامل مرگ نونهالها عبارتند از: *Pythium*, *Rhizoctonia*, *Fusarium* و *Phytophthora* (Cram, 2003). همان‌طور که مشاهده می‌شود قارچهای عامل مرگ نونهالها می‌باشند.

شدت این بیماری تا حد زیادی به عواملی مانند رطوبت خاک، آب و هوای حساسیت میزان و دما بستگی دارد. چنان که مرگ نونهالها توسط رایزوکتونیا با افزایش دمای خاک و افزایش خشکی رابطه مستقیم دارد. مرگ نونهالها با عامل *Rhizoctonia solani* از سراسر دنیا گزارش شده است. این قارچ برای اولین بار بر روی نهالهای سوزنی برگ در سال ۱۹۶۷ و ۱۹۶۹ گزارش شد (Parmeter et al., 1967, 1969) پیتیوم نیز مانند رایزوکتونیا دارای گسترش جهانی است. مرگ نونهالها با عامل پیتیوم به میزان زیادی با افزایش رطوبت و اسیدیته خاک بیشتر می‌شود (Wright, 1957, Roth & Riker 1943a & 1943b). به طور کلی زمانی که خاک سرد و خیس است فعالیت این قارچ نیز بیشتر می‌باشد، براساس مشاهده‌های انجام شده در این تحقیق نیز فعالیت این

است. کلنج این قارچ روی محیط PDA دارای میسیلیوم‌های پنبه‌ای و پراکنده و گاهی متراکم و با رنگهای بنفش تا صورتی مشاهده شد. قطر ۴ روزه کلنج ۳/۵ سانتی‌متر اندازه‌گیری شد. در این گونه میکروکنیدیومها به فراوانی بر روی فیالیدهای کوتاه و منفرد تشکیل سرهای دروغین را می‌دهند. میکروکنیدیومها معمولاً تک سلولی، تخم مرغی تا بیضوی و یا قلوه‌ای شکل هستند. ابعاد میکروکنیدیومها (۲/۳۶×۲-۳×۲/۲۸) میکرومتر اندازه‌گیری شد. ماکروکنیدیومها کمی کشیده، داسی و قایقی شکل‌اند و روی فیالیدهای منفرد تولید می‌شوند. ماکروکنیدیومها با دیواره نازک و ظریف و یک سلول انتهایی باریک و سلول پایه مشخص، دارای ۳ تا ۷ دیواره و با ابعاد ۳۲/۵-۴۵(۳۸/۲) میکرومتر مشاهده شدند. کلامیدسپورها نیز به صورت انفرادی یا دوتایی و به شکل‌های کروی تا بیضی شکل و با ابعاد (۸/۶-۱۲/۵) میکرومتر مشاهده شدند. ۷/۵-۱۵(۱۰/۷)×۷/۵

Fusarium semitectum Berk. & Rav.

نمونه‌های بررسی شده این قارچ از روی ریشه کاج تدا و کاج دریابی بدست آمدند و ۷٪ قارچهای بدست آمده و ۱۵/۹٪ قارچهای فوزاریومی بدست آمده را شامل شده است. رنگ کلنج این قارچ روی محیط کشت PDA صورتی بوده و دارای میسیلیوم‌های هوایی متراکم می‌باشد. قطر ۴ روزه کلنج ۳/۱ سانتی‌متر اندازه‌گیری شد. این قارچ فاقد میکروکنیدی است، اما ماکروکنیدیوم‌های دوکی شکل در اندازه‌های متنوع بر روی پلی فیالیدها تولید می‌کند، این میکرومتر با ابعاد (۴/۷-۵/۴) میکرومتر اندازه شدند. کلامیدسپورها با تراکم کم، معمولاً به صورت زنجیر دوتایی و گاه به تنها یی، با حاشیه صاف و تقریباً گرد و با قطر متوسط ۶ میکرومتر اندازه‌گیری شدند.

- حرفه‌دوست، ف.، ۱۳۸۵. بررسی علل بوته‌میری در نهالهای سوزنی برگ نهالستان لakan. پایان‌نامه کارشناسی ارشد دانشگاه گیلان، ۶۹ صفحه.
- کاویان‌پی، ع.، ۱۳۷۷. جداسازی و تشخیص قارچهای مولد پوسیدگی ریشه و مرگ گیاهچه و نهال خزانه‌های درختان جنگلی در خوزستان. پایان‌نامه کارشناسی ارشد دانشکده کشاورزی، دانشگاه شهید چمران اهواز. ۹۲ صفحه.
- میرابوفتحی، م. و ارشاد، ج.، ۱۳۷۵. بررسی مرگ گیاهچه سوزنی برگان در خزانه‌ها و نهالستانهای شمالی و مرکزی کشور. مجله بیماریهای گیاهی، شماره‌های ۱ و ۲ جلد ۱۶-۲۶: ۳۲.
- Annesi, T., Giovinazzo, M., Motta, E., Perrone, V., 1992. Seed dressing in a forest nursery: trials with *Pinus nigra*. Italia-Forestale-e-Montana, 47: 5, 268-279.
 - Bandoni, R.J., 1979. Safranin as a rapid nuclear stain for fungi. Mycologia 71:873-40.
 - Burgess, L.W., 1981. General Ecology. Fusarium: Diseases, Biology and Taxonomy. eds.: Nelson, P.E., Toussoun, T.A. and Cook, R.J. The Pennsylvania State University Press, University Park. 225-235.
 - Camporota, P. and Perrin, R., 1998. Characterization of *Rhizoctonia* species involved in tree seedling damping-off in French forest nurseries. Applied Soil Ecology, 65-71.
 - Chin, F.K., 1995. Damping-off in some forest nurseries in Sarawak. Leaflet -Forest-Pathology-Information-Kuching, No. 2-95, 7 p.
 - Cram, M.M., 2003. Damping-Off. Tree Planters' Notes, 50(1): 9-13.
 - Hartley, C., 1921. Damping-off in forest nurseries. US Dept Agric Bull, 934:1-99.
 - Hartley, C., Marrill, T.C. and Rhoads. A.S., 1918. Seedling disease of conifer Agricultural research. [V.s.] 15:521-558.
 - Lukezic, F.L. and Kaiser, W.J., 1966. Aero- biology of *Fusarium roseum* 'Gibbosum' associated with crown rot of boxed bananas. Phtopathology, 56: 545-548.
 - Menkis, A., Vasiliauskas, R., Taylor, A.F.S., Stenström, E., Stenlid, J. and Finlay, R., 2006. Fungi in decayed roots of conifer seedlings in forest nurseries, afforested clear-cuts and abandoned farmland. Plant Pathology, 55: 117-129.
 - Nelson, P.E., Toussoun, T.A. and Marasas, W.F.O., 1983. *Fusarium* species: An Illustrated Manual for identification. Pennsylvania State Univ. Press, 193 p.
 - Niemann, E., Scharif, G. and Mostowipoor, P., 1968. Bekaempfungsversuche gegen *Rhizoctonia*- Befall

قارچ در چنین محیطی افزایش می‌یابد، چنان که بیشترین درصد جدایه‌های بدست آمده مربوط به پیتیوم است. همچنین خاک مرطوب محیط مناسبی برای فعالیت قارچهای فوزاریومی است. *Fusarium solani* بیشترین درصد فراوانی را در بین قارچهای فوزاریومی بدست آمده در این بررسی دارا بود. گونه اشاره شده از جمله قارچهای بیماری‌زاوی است که از نقاط مختلف دنیا به عنوان یکی از عوامل مرگ نونهالها معروفی شده و معمولاً همراه آلودگی *Rhizoctonia*, *Pythium*, *Phytophthora* و یا با گونه‌های دیگری از جنس *F. oxysporum* همچون *F. oxysporum* (Nelson et al., 1983) فوزاریوم دارای گسترش جهانیست. صفات مورفولوژیک و فیزیولوژیک این گونه در محیط کشت با تغییرات شدید همراه می‌باشد (Burgess, 1981) و احتملاً به همین علت است که این گونه قادر است نواحی اکولوژیکی وسیعی را در بسیاری از مناطق جغرافیایی اشغال کند. این گونه قادر است در بسیاری از گیاهان ایجاد بیماری کند. *F. solani* گونه‌ایست که در مناطق استوایی و نیمه‌استوایی و گاهی در مناطق معتدل دیده می‌شود و یکی از عوامل مهم پوسیدگی محصولات و میوه‌های ویژه مناطق استوایی در ابیارها و همچنین عامل پوسیدگی موز و سیب‌زمینی نیز می‌باشد (Lukezic & Kaiser, 1966). قابل ذکر است که این گونه برای اولین بار در ایران به عنوان عامل مرگ نونهالها سوزنی برگان گزارش می‌شود.

منابع مورد استفاده

- ارشاد، ج.، ۱۳۷۱. گونه‌های فیتوفتورا در ایران (جداسازی- خالص‌سازی- شناسایی). انتشارات سازمان تحقیقات کشاورزی، ۲۱۷ صفحه.

- Sneh, B., Burpee, L.L. and Ogoshi, A., 1991. Identification of *Rhizoctonia* species. APS Press, 133 p.
- Soni, K.K., Kalyani, K.B. and Rishi, R.R., 1991. Two new diseases of *Acacia holosericea* from India. My forest. 27(1): 62-64.
- Wright, E., 1957. Influence of temperature and moisture on damping-off of American and Siberian elm, black locust and desert willow. *Phytopathology*, 47:658-662.
- Xue, A.G., 2003. Biological control of pathogens causing root rot complex in field pea using *Clonostachys rosea* strain ACM941. *Phytopathology*, 93: 329-335.
- Zakeri, A. and Banihashemi, Z., 1993. Fungi associated with Pine and *Cupressus* root rot in Fars province. Proc. 11th Plant protect. cong. Rasht, Iran. 248 p.
- Zaspel, I. and Suss, R., 1992. Biological control of damping-off in *Pinus sylvestris* L. with bacterial antagonists. Bulletin-OILB-SROP. 15 (1): 118-120.
- an *Pinus*- Saemlingen. Entomologie phytopathologie Appliquees, 27: 43-52.
- Parmeter, J.R., Whitney, H.S. and Platt, W.D., 1967. Affinities of some *Rhizoctonia* species that resemble mycelium of *Thanatephorus cucumeris*. *Phytopath.*, 57: 218-223.
- Parmeter, J.R., Sherwood, R.T. and Platt, W.D., 1969. Anastomosis grouping among isolates of *Thanatephorus cucumeris*. *Phytopath.*, 59: 1270-1278.
- Roth, L.F. and Riker A.J., 1943a. Influence of temperature, moisture, and soil reaction on the damping-off of red pine seedlings by *Pythium* and *Rhizoctonia*. *Journal of Agricultural Research*, 67: 273-293.
- Roth, L.F. and Riker A.J., 1943b. Seasonal development in the nursery of damping-off of red pine seedlings caused by *Pythium* and *Rhizoctonia*. *Journal of Agricultural Research*, 67: 417431.
- Schmitthenner, A.F., 1973. Isolation and identification methods for *Phytophthora* and *Pythium*. pp. 94-110. In Proc. Woody Ornamental Dis. Workshop. Lst, 24-25 January 1973, Univ. Mo, Columbia, 128 p.

Investigation on agent conifer damping off in the forest nursery of Lakan

F. Herfehdoust^{1*}, T. Rostami Shahraji², M. Qhodskhah³ and A. Khodaparast⁴

1^{*}- Corresponding author, M.Sc., University of Guilan. E-mail: tsharaji@yahoo.co.uk

2- Associate Prof., faculty of natural resources, University of Guilan.

3- Assistant Prof., faculty of natural resources, University of Guilan.

4- Assistant Prof., faculty of agriculture, University of Guilan.

Abstract

Damping off is one of the prevalent diseases in forest nurseries, which makes sever damages to conifer seedlings every year. Damping off caused to changes in color and curvature of seedling into putreous and become to seedling mortality. This study was executed in order to identify the causes of damping off in conifer seedlings in the nurseries of Lakan in Guilan province. For this purpose, the infected seedlings were collected and transferred to the laboratory for further research. After isolation and purifying the morphologic characteristics, the macroscopic and microscopic characteristics of the pathogenic agents were studied. The detected isolated pathogens were: *Rhizoctonia solani* Kuhn, *Pythium* sp., *Fusarium solani* (Mart.) Sacc., *F. oxysporum* Schlecht, *F. semitectum* Berk. & Rav. and *Fusarium* sp. The all symptoms of pathogens distinguished were similar to the primary contaminated seedling. The obtained results showed that the abundant of *Pythium* sp. was higher than the other patogens in Lakan nursery. We can mention that, this is the first report of the presence of *Fusarium semitectum* var. *majus* at the pine trees in the Guilan province in Iran.

Key words: damping off, conifer, forest nursery, *Pythium*, *Fusarium*, *Rhizoctonia*.