

تشخیص نژادهای فیزیولوژیک *Ascochyta rabiei*، عامل بیماری برق زدگی نخود، در چند منطقه کشور

خشنود نوراللهی^۱، ماهرخ فلاحتی رستگار^۲ و بهروز جعفرپور^۳

چکیده

تعداد ۴۰۰ جدا یه قارچ *Ascochyta rabiei*(Pass.) Lab. از مزارع آلوده نخود کشور، از قبیل منطقه دریاچه زریوار مریوان در استان کردستان، شبستر و خسرو شهر در استان آذربایجان شرقی، سرو، بوکان و شاهین دژ در استان آذربایجان غربی، مشهد و ایلام جمع آوری شد. این جدا یه ها از نظر خصوصیات رشد کلنبی و اسپورزایی روی محیط کشت و قدرت بیماری زایی تفاوت کمی نشان دادند، و براساس منطقه جمع آوری به ۱۷ گروه، و نهایتاً براساس خصوصیات مورفولوژی کلنبی ها روی محیط های کشت مختلف به ۱۱ گروه تقسیم شدند. جدا یه شماره ۱۶ از مشهد بیشترین و جدا یه شماره یک از استان کردستان کمترین میزان رشد را داشت. یک جدا یه از هر گروه به عنوان نماینده انتخاب شد و بیماری زایی آنها مورد آزمایش قرار گرفت. در این طرح نوع واکنش ۱۱ جدا یه رقم افتراقی و یک رقم محلی (جم) بررسی گردید، و براساس عکس العمل ارقام شاخص مطابق روش ایکاردا (ICARDA) دو نژاد فیزیولوژیک شماره چهار و شماره شش تشخیص داده شد.

واژه های کلیدی: برق زدگی نخود، نژادهای فیزیولوژیک

مقدمه

غلب کشورهای جهان گزارش شده است (۵).
بیماری غیرجنسی این قارچ به وسیله پیکنیدیوم و پیکنیدیوسپور صورت می گیرد. پیکنیدیوم ها فرورفت، آمفی ژنوس، کروی و یا نیمه کروی هستند و اندازه قطره آنها از ۶۵ تا ۲۴۵ میکرومتر تغییر می کند (۱۲). درجه حرارت بهینه

برق زدگی نخود^۳ یکی از مهم ترین و مخرب ترین بیماری های نخود است که عامل آن *Ascochyta rabiei* (Pass.) Lab. می باشد. این بیماری اولین بار طبق گزارش باتлер (Butler,1911) در شمال غربی هندوستان که امروزه جزئی از پاکستان است مشاهده شد، ولی بعداً از

۱. کارشناس ارشد مرکز تحقیقات کشاورزی ایلام
۲. به ترتیب دانشیار و استاد گیاه پزشکی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد
۳. *Ascochyta blight*

آزمایشگاه، تعیین میزانها و درجه حساسیت ارقام مختلف نخود، طرق انتشار و زمستان‌گذرانی قارچ و راههای مبارزه با این پاتوژن در ایران، توسط اخوت (۱ و ۲) صورت گرفته است. شرفه و بنی‌هاشمی (۳)، در آزمایشی که در استان فارس جهت تعیین پراکنش آلودگی در منطقه، مبارزه شیمیایی و تعیین مقاومت ارقام محلی نخود به بیماری برق‌زدگی انجام دادند، دریافتند که بجز یک رقم که دارای مقاومت نسبی است، بقیه ارقام مورد آزمایش و رایج در استان فارس دارای حساسیت شدید به این بیماری هستند. کیسر (۹) نیز در مورد بیماری زایی، عوامل محیطی مؤثر بر شیوع و پیشرفت بیماری، و پراکنش بیماری در ایران مطالعاتی انجام داده است. همچنین، بیماری برق‌زدگی نخود در استان کرمانشاه توسط یونسی و همکاران (۴) مطالعه شده است. نتایج حاصله نشانگر آن است که میزان آلودگی در مزارع زودکاشت، در مقایسه با مزارع دیرکاشت، نسبتاً بالاتر می‌باشد. در اکثر مزارع استان کرمانشاه، برای کاشت از ارقام محلی استفاده می‌شود، که نسبت به این بیماری حساس هستند.

مواد و روش‌ها

نحوه نمونه‌برداری و تهیه کشت خالص
نمونه‌برداری

از ۱۷ منطقه مختلف کشور شامل دریاچه زریوار مریوان در استان کردستان، چهار منطقه در شبستر (استان آذربایجان شرقی)، منطقه اهر و بوکان در آذربایجان غربی و شرقی، سه منطقه در خسرو شهر، مشهد (استان خراسان) و منطقه شیروان چرداول (استان ایلام) نمونه‌برداری شد.

جداسازی عامل بیماری

ابتدا بافت‌های گیاهی آلوده اعم از ساقه، برگ و غلاف به قطعات نیم تا یک سانتی‌متری تقسیم شد. پس از ضدغفونی سطحی با محلول هیپوکلریت سدیم ۱٪ ماده فعال به مدت ۵-۶ دقیقه و سه بار شستشو با آب مقطر سترون، به محیط‌های کشت

جوانه‌زدن اسپور، تولید پیکنیدیوم و رشد قارچ ۲۰ درجه سانتی‌گراد می‌باشد و حرارت بالاتر از ۳۰ درجه سانتی‌گراد و پایین‌تر از ۱۰ درجه سانتی‌گراد برای رشد قارچ نامطلوب است (۷ و ۱۰). دوره نهفتگی پاتوژن ۵-۷ روز می‌باشد که بسته به درجه حرارت و ژنو تیپ گیاه مایه‌زنی شده فرق می‌کند. (۱۰ و ۱۳).

مرحله جنسی این قارچ در سال ۱۹۶۳ برای اولین بار به وسیله کوواچوسکی^۱ در بلغارستان مشاهده شد و آن را *Mycosphaerella rabiei* Kova^۲ نامید. بعداً مرحله جنسی این *Didymella rabiei* Von Arx^۳ توسط فون آرکس^۴ به Kovachevski^۵ تغییر نام یافت. این قارچ هتروتال می‌باشد و برای تشکیل سودوتیسیوم به دو تیپ سازگار به نام‌های ۲ MAT1-2 و ۱ MAT1-1 نیاز دارد (۱۱ و ۲۱). سودوتیسیوم‌ها در بقایای گیاهی نخود تشکیل می‌شوند (۱۰ و ۱۸). پایداری قارچ به فرم‌های پیکنیدیوم، میسلیوم و یا سودوتیسیوم، در بقایای گیاهی و بذور آلوده صورت می‌گیرد (۱۹).

بهترین روش کنترل این بیماری، استفاده از ارقام مقاوم پلی‌ژن است، که اولین قدم در این مورد شناسایی نژادهای فیزیولوژیک قارچ عامل بیماری می‌باشد، تا معرفی و اصلاح ارقام مقاوم با اطمینان بیشتری صورت گیرد. در باره نژادهای فیزیولوژیک این قارچ مطالعاتی نیز انجام شده است (۱۵). لوترا و همکاران (۱۳) شش فرم بیماری‌زایی *A. rabiei* را به نام‌های A، B، C، D، E و F گزارش کردند. گرووال (۶) دو نژاد فیزیولوژیک و یک بیوتیپ^۶ را از هند گزارش کرد. تحقیقات بعدی در ایکاردا^۷ نشان داد که احتمالاً شش نژاد در سوریه و ۱۳ نژاد در حوزه مدیترانه وجود دارد (۱۶). در آمریکا، در منطقه شمال آیداهو و منطقه پالوس (شرق واشنگتن)، ۱۱ فرم بیماری‌زای مختلف توسط جان و وايز (۸) شناسایی گردید. مطالعاتی در زمینه تعیین عامل بیماری، بیماری‌زایی، مناطق انتشار، تأثیر عوامل محیطی در تشکیل و معدهم کردن اسپورهای قارچ، محیط غذایی مناسب برای کشت قارچ در

1. Kovachevski

2. Von Arx

3. Biotype

4. ICARDA

۳:۱ کاشته شدند. بعد از این که گیاهچه‌ها به سن پانزده روزگی رسیدند از هر جدایه سوسپانسیونی با تراکم $1/2 \times 10^5$ اسپور در میلی لیتر از محیط کشت 10° روزه تهیه گردید و بر روی گیاهچه‌ها اسپور پاشی انجام گرفت. بعد از مایه‌زنی، گلدان‌ها به مدت پنج روز با پلاستیک پوشانده شدند و در دمای $23-15^\circ$ درجه سانتی‌گراد و رطوبت 100% درصد در گلخانه نگهداری گردیدند.

هفت روز بعد از مایه‌زنی، علایم بیماری ظاهر شد. از زمان ظهور علایم، به مدت چهار هفته، چندین بار با استفاده از روش ردی و همکاران (۱۷) با مقیاس ۹ درجه‌ای، شدت بیماری‌زایی جدایه‌ها تعیین گردید (جدول ۱). در این مقیاس درجه آلدگی یک تا چهار به عنوان مقاوم، پنج به عنوان متتحمل، و شش تا ۹ به عنوان حساس در نظر گرفته شده است.

نتایج

از بافت‌های گیاهی آلدۀ نخود 4000 جدایه خالص شد، که ابتدا بر اساس محل جمع‌آوری و مشخصات کلنی در 17 گروه قرار گردید. سپس این 17 گروه بر اساس خصوصیات ذکر شده به 11 گروه کاهش پیدا کردند، که خصوصیات مورفو‌لوژیک آنها در جدول ۲ آمده است.

به طوری که در جدول ۲ مشخص است، بیشترین قطر کلنی بعد از سه هفته در محیط کشت CSMDA، مربوط به گروه شماره 16 (استان خراسان) و کم‌ترین قطر کلنی مربوط به گروه شماره یک (دریاچه زریوار مریوان در استان کردستان) می‌باشد. بیشترین ابعاد پیکنیدیوم و پیکنیدیوسپور نیز مربوط به همین گروه شماره یک است و کم‌ترین ابعاد پیکنیدیوم مربوط به گروه شماره هشت (شاهین دز در استان آذربایجان غربی) و کم‌ترین ابعاد پیکنیدیوسپور مربوط به گروه شماره شش (سرمه در استان آذربایجان غربی) بود. در این گروه‌ها تنوع مورفو‌لوژیک مشاهده نشد.

عکس‌عمل گیاهان افتراقی و شدت بیماری‌زایی کلیه جدایه‌ها یک ماه بعد از مایه‌زنی، بر اساس مقیاس درجه‌بندی

^۱ CSMDA و PDA منتقل گردیدند. تستک‌های پتری در انکوباتور با درجه حرارت $25-23^\circ$ درجه سانتی‌گراد و 12 ساعت تاریکی و روشنایی متناوب، با شدت نور 1000 لوکس نگهداری شدند. بعد از $3-5$ روز کلنی‌ها ظاهر گردیدند. بعد از تشکیل پیکنیدیوم‌ها، 4000 جدایه به روش تک اسپور خالص شد ($17-8$). جدایه‌ها بر اساس محل جمع‌آوری ابتدا به 17 گروه تقسیم گردیدند. چون در بین این 17 گروه، به لحاظ تفاوت خصوصیات مورفو‌لوژیک، در محیط‌های کشت مختلف تنوع زیادی دیده نشد، به 11 گروه مورفو‌لوژیک کاهش داده شدند.

مقایسه مشخصات مورفو‌لوژیک جدایه‌ها

از هر کدام از این 11 گروه، یک جدایه به عنوان نماینده گروه انتخاب گردید. از کشت پنج روزه هر جدایه، یک دیسک پنج میلی‌متری انتخاب و در تستک‌های پتری حاوی محیط کشت CSMDA کشت داده شد (برای هر جدایه سه تکرار در نظر گرفته شد). این پتری‌ها در انکوباتور با حرارت 20° درجه سانتی‌گراد و نور مداوم به شدت 1000 لوکس، به مدت سه هفته قرار گرفتند. سپس قطر کلنی‌ها و ابعاد پیکنیدیوم‌ها (میانگین 20 عدد) و پیکنیدیوسپورها (میانگین 50 عدد) برای هر جدایه اندازه‌گیری شد.

تعیین نژاد

برای تعیین نژادهای فیزیولوژیک این قارچ از ارقام افتراقی زیر و رقم جم به روش ردی و نن (۱۶) استفاده به عمل آمد.
 ILC-۷۲, ILC-۱۸۲, ILC-۱۹۴, ILC-۲۰۰, ILC-۲۱۵,
 ILC-۴۸۲, ILC-۱۹۲۹, ILC-۳۲۷, ICC-۱۹۰۳,
 ICC-۳۹۹۶, ICC-۵۱۲۷, F-۸

روش مایه‌زنی گیاهان افتراقی

ابتدا پنج عدد بذر از هر یک از ارقام افتراقی و رقم غیرشناختی جم با قارچ کش ینو میل 50% به میزان دو گرم در کیلو صد عفونی شده، در گلدان‌های حاوی خاک و ماسه به نسبت

1. Chickpea Seed Meal Dextrose Agar

جدول ۱. مقیاس درجه‌بندی شده ردی و همکاران (۱۷) برای تعیین شدت بیماری زایی *A. rabiei* (عامل برق‌زدگی نخود)

درصد آلودگی	درجه آلودگی	عکس العمل گیاه	شرح خسارت
۰	۱	R	هیچ زخمی مشاهده نمی‌شود.
۱-۵	۲	R	زخم‌ها بر روی بعضی از گیاهان وجود دارند که معمولاً قابل رؤیت نیستند.
۶-۱۰	۳	R	زخم‌ها انذک و پراکنده بوده، فقط پس از معاينه دقیق قابل دیدن می‌باشند.
۱۱-۱۵	۴	R	زخم‌ها و ریزش برگ‌ها در بعضی از گیاهان وجود داشته و معمولاً بدون خسارت هستند.
۱۶-۴۰	۵	T	زخم‌ها فراوان و در تمامی گیاهان به خوبی قابل رؤیت می‌باشند، اما ریزش برگ و یا خسارت جدی نیست.
۴۱-۵۰	۶	S	زخم‌ها و ریزش برگ فراوان بوده، بعضی از گیاهان از بین می‌روند.
۵۱-۷۵	۷	S	زخم‌ها در برگ‌ها بسیار زیاد و خسارت زا بوده، ۲۵٪ گیاهان از بین می‌روند.
۷۶-۱۰۰	۸	S	زخم‌ها گسترده و در تمامی گیاهان وجود دارند که موجب ریزش برگ‌ها و خشکی شاخه‌ها می‌گردند و ۵۰٪ گیاهان نابود می‌شوند.
مرگ گیاه	۹	S	زخم‌ها در تمامی گیاهان گسترده بوده، ریزش برگ‌ها و خشکی شاخه‌ها ایجاد شده، و بیش از ۷۵٪ گیاهان از بین می‌روند.

R = مقاوم S = متتحمل T = حساس

به جدایه‌های شماره ۳، ۵، ۶ و ۱۷ مقاوم (R) و نسبت به دیگر گروه‌ها حساس (S) هستند.

براساس عکس العمل ایجاد شده در اثر ۱۱ جدایه بر روی ارقام افتراقی موجود، و با احتساب T به عنوان درجه‌ای از مقاومت و تطبیق آن با نتایج حاصل در ایکاردا، دو نژاد فیزیولوژیک به اسمی نژاد شماره چهار و نژاد شماره شش تشخیص داده شد. نژاد چهار مربوط به گروه‌های شماره ۳، ۵، ۶ و ۱۷ از مناطق شبستر در آذربایجان شرقی، سرو در آذربایجان

شده ردی و نن ثبت شد، که نتایج آن در جداول ۳ و ۴ آمده است.

همان طوری که در جدول ۴ مشخص است ارقام ILC-۱۹۰۳، ILC-۲۱۵، ILC-۱۹۲۹ و F-۸ نسبت به همه جدایه‌ها حساس (S) هستند و ارقام ILC-۴۸۲، ILC-۲۰۰، ILC-۱۸۲، ILC-۱۹۴ و رقم جم نسبت به جدایه‌های شماره (S) و نسبت به بقیه جدایه‌ها حساس (S) می‌باشند. ارقام ILC-۷۲ و ILC-۳۲۷۹ و ICC-۳۹۹۶ نسبت

جدول ۲. خصوصیات مورفولوژیک جدایه‌های *Ascochyta rabiei* بعد از سه هفته در محیط غذایی CSMDA

ردیف	شماره گروه‌ها	سیاه متمایل به خاکستری	رنگ کلنی (میلی‌متر)	قطر کلنی ^۱ (میکرومتر)	ابعاد پیکنید	ابعاد پیکنیدیوسپور (میکرومتر)	ابعاد پیکنیدیوسپور (میکرومتر)
۱	۱	سیاه	۲۳	۱۸۸×۱۴۹	۱۱/۲۷×۴/۸		
۲	۲	سیاه	۳۲	۱۳۷/۲۵×۱۲۸/۶۲	۱۰/۷×۴/۹		
۳	۳	سیاه	۵۳	۹۱/۶۲×۸۴/۸۷	۹×۴/۷		
۴	۴	سیاه	۵۰/۶۶	۱۱۵/۳۷×۹۷	۹/۰۵×۳/۵۲		
۵	۵	سیاه متمایل به خاکستری	۴۳/۶۶	۱۲۵/۳۷×۹۷/۲۵	۹/۸×۳/۷۲		
۶	۶	سیاه متمایل به خاکستری	۴۵/۲۵	۸۰×۶۲/۱۲	۱۰/۱۰×۴/۷۲		
۷	۷	سیاه متمایل به خاکستری	۵۶/۵	۸۵/۷۵×۸۱/۲۵	۹/۸×۳/۵۲		
۸	۸	سیاه متمایل به خاکستری	۵۶/۸۳	۱۳۸/۶۲×۱۲۳/۳۷	۱۰/۹۵×۵/۱		
۹	۹	سیاه متمایل به خاکستری	۳۸/۱۷	۹۲/۸۷×۷۰/۳۷	۹/۸۷×۴/۶		
۱۰	۱۰	سیاه متمایل به خاکستری	۶۳/۳۴	۱۰/۶۲×۸۲/۳۷	۹/۷۲×۴/۸۵		
۱۱	۱۱	سیاه متمایل به خاکستری	۳۱	۱۳۷/۸۷×۱۱۳/۷۵	۱۰/۱۲×۳/۸۵		
۱۲	۱۲	سیاه					
۱۳	۱۳	سیاه					
۱۴	۱۴	سیاه					
۱۵	۱۵	سیاه					
۱۶	۱۶	سیاه					
۱۷	۱۷	سیاه					

۱. قطر کلنی پس از ۲۱ روز

جدول ۳. درجات آلدگی ۱۱ رقم افتراقی نخود و یک رقم غیرشاخص نسبت به ۱۱

جدایه قارچ (براساس درجه‌بندی ردی و نن^۱)

ارقام	F-8	ICC-	ICC-	ILC-	جم								
	۳۹۹۶	۱۹۰۳	۳۲۷۹	۱۹۲۹	۴۸۲	۲۱۵	۲۰۰	۱۹۴	۱۸۲	۷۲			
	۶	۷	۷	۷	۹	۹	۶	۶	۶	۶	۶	۶	۱
	۵	۶	۴	۸	۴	۷	۵	۶	۵	۵	۵	۴	۳
	۵	۶	۴	۶	۴	۷	۵	۷	۵	۵	۵	۴	۵
	۵	۸	۴	۷	۴	۸	۵	۸	۵	۵	۵	۴	۶
	۶	۷	۶	۸	۸	۶	۹	۶	۶	۸	۶	۶	۷
	۶	۶	۶	۷	۷	۶	۶	۶	۶	۶	۶	۶	۸
	۷	۶	۷	۷	۶	۶	۶	۶	۶	۶	۶	۶	۱۰
	۶	۶	۸	۷	۶	۶	۶	۸	۶	۹	۶	۹	۱۱
	۶	۶	۸	۶	۶	۷	۶	۶	۶	۶	۶	۶	۱۴
	۶	۸	۸	۸	۶	۶	۷	۶	۶	۶	۶	۶	۱۶
	۵	۷	۴	۶	۴	۸	۵	۶	۵	۵	۴	۴	۱۷

۱. براساس نوع واکنش ارقام شاخص نسبت به جدایه‌ها، طبق مقیاس ردی و نن به هر یک از ارقام یک درجه آلدگی داده شد.

جدول ۴. عکس العمل ارقام افتراقی نسبت به ۱۱ جدایه نماینده *A. rabiei*

ارقام	جدايه ها	ارقام										
		F-۸	ICC-	ICC-	ILC-							
۳۹۹۶	۱۹۰۳	۳۲۷۹	۱۹۲۹	۴۸۲	۲۱۵	۲۰۰	۱۹۴	۱۸۲	۷۲			
S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	۱
T	S	R	S	R	S	T	S	T	T	T	R	۳
T	S	R	S	R	S	T	S	T	T	T	R	۵
T	S	R	S	R	S	T	S	T	T	T	R	۶
S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	۷
S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	۸
S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	۱۰
S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	۱۱
S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	۱۴
S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	S	۱۶
T	S	R	S	R	S	T	S	T	T	T	R	۱۷

با استفاده از ۴۰۰ جدایه، فقط دو نژاد به شماره‌های چهار و شش شناسایی گردید. نژاد شماره چهار فقط قادر به درهم شکستن مقاومت چهار رقم افتراقی بود، در حالی که نژاد شماره شش توانست مقاومت کلیه ارقام افتراقی مورد مطالعه را درهم بشکند. هم‌چنین، این نژاد دارای پراکنش وسیع‌تر و درجه تجاوزگری بیش‌تری می‌باشد. با توجه به حساس بودن ارقام افتراقی مختلف نسبت به هر کدام از این دو نژاد، نتیجه می‌شود

که این نژادها باستثنی از نظر ژن‌های بیماری‌زا چندین‌تری باشند، که این خود می‌تواند دلیلی بر حساس بودن ارقام نخود مزروعی کشور باشد.

برای کنترل بیماری، قارچ‌کش‌های مؤثری نظیر کلروتالونیل شناخته شده است. اما به نظر می‌رسد که استفاده از آنها تحت شرایط مزرعه نیز غیرعملی و غیراقتصادی باشد. علاوه بر آن حداقل چهار تا شش بار سپاشه موردنیاز است. لذا بهترین راه برای کنترل بیماری استفاده از ارقام مقاوم می‌باشد (۱۴). منابع مقاومت به این بیماری شناخته شده، ولی تاکنون مصونیت در

غربی و شیروان چرداول در استان ایلام و نژاد شش مربوط به گروه‌های ۱، ۷، ۱۰، ۱۱، ۱۴ و ۱۶ از مناطق دریاچه زریوار مریوان در کردستان، بروکان و شاهین‌دژ در آذربایجان غربی، اهر و خسروشهر در آذربایجان شرقی و مشهد در خراسان می‌باشد (جدول ۵).

بحث

نخود در این کشور سالیانه در سطح وسیع کشت می‌شود و تمام ارقام مزروعی به بیماری برق‌زدگی نخود مبتلا می‌شوند. این موضوع نشانگر آن است که ارقام زراعی موجود از مقاومت زیاد و پایداری برخوردار نمی‌باشند. لذا شناسایی نژادهای فیزیولوژیک قارچ عامل بیماری، جهت اصلاح نخود امری ضروری است. برای قارچ *Ascochyta rabiei* تا به حال نژادهای فیزیولوژیک متعددی در کشورهای مختلف گزارش شده است. مثلاً در سوریه شش نژاد، در حوزه مدیترانه ۱۳ نژاد و در آمریکا ۱۱ فرم بیماری‌زا شناسایی شده است (۱۶). در این بررسی،

نوع	تعداد	ICC-۱۹۰۴	ICC-۱۹۷۹	ICC-۳۹۷۲	ILC-۱۹۲۹	ILC-۱۹۱۵	ILC-۱۹۰۰	ILC-۱۹۴	ILC-۱۸۷	ILC-۱۸۴	ارقام اندیشی	مناطق گزارش شده
دریاچه زردیوران	R	R	R	S	R	S	R	S	R	S	R	شیپر (آذربایجان شرقی)
(کردستان)												بوکان (آذربایجان غربی)
موکان (آذربایجان غربی)												شاهیندز (آذربایجان
غربی)												اهر (آذربایجان شرقی)
اهر (آذربایجان شرقی)	R	R	S	S	S	S	S	S	S	S	R	خسرو شهر (آذربایجان
اهر (آذربایجان شرقی)												شرقی)
مشهد (خراسان)												

دارد مشخص شده، انجام کارهای اصلاحی نخود به صورت فعالیتی جهت دار، می تواند در مدیریت کنترل این بیماری نقش مهمی ایفا کند. البته باستی مذکور شد که کار تعیین نژاد باستی در سطح خیلی وسیع، برای تمام مناطقی که این بیماری شیوع دارد، انجام گیرد تا به تراویدگر با شناخت ژن های بیماری زا در پاتوژن، بتواند ارقامی را سنتز کند که دارای مقاومت چندگانه و پایدار باشند.

مقابل آن گزارش نشده است. کوشش های اصلاح نخود در گذشته منجر به پیدایش ارقام مقاوم به این بیماری شده است، ولی این ارقام پس از مدتی مقاومت خود را از دست داده و حساس می گردند، که به خاطر شکسته شدن متبع مقاومت و پیدایش ژنتیپ جدید و بیماری زای قارچ عامل بیماری و یا به خاطر تغییر شرایط محیطی می باشد. حالت اول، یعنی شکسته شدن مقاومت به بیماری، بیش تر محتمل است (۲۰). از آنجایی که در مجموعه فعالیت حاضر، نژادهای فیزیولوژیک چند منطقه که بیماری در آن شیوع

منابع مورد استفاده

۱. اخوت، م. ۱۳۵۳. بیماری برق زدگی نخود و راه های مبارزه با آن. طرح اصلاح و توسعه کشت جبویات، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تهران.
۲. اخوت، م. ۱۳۵۳. مطالعه در مورد چند روش مبارزه علیه قارچ *Ascochyta rabiei* (Pass) Lab عامل برق زدگی نخود. مجله علوم کشاورزی ایران ۲: ۱۶-۷
۳. شرفه، م. و ض. بنی هاشمی. ۱۳۷۱. بررسی بیماری برق زدگی نخود و مبارزه با آن در استان فارس. مجله بیماری های گیاهی ۲۸: ۴۹-۳۷
۴. یونسی، ح.، م. اخوت و م. ر. زمانی. ۱۳۷۷. بررسی بیماری برق زدگی نخود در استان کرمانشاه. خلاصه مقالات سیزدهمین کنگره گیاه پزشکی، آموزشکده کشاورزی کرج.
5. Butler E. J. 1918. Fungi and Disease in Plants. Thaker, Sprink and Co., Calcutta, India.
6. Grewal, J. S. 1984. Evidence of Physiologic Races in *Ascochyta rabiei* of chickpea. Proceed. of Ascochyta Blight, PP. 55-65, ICARDA, Syria.
7. Haware, M. P., H. A. Van Rheenen and N. S. S. Prasad. 1995. Screening for *Ascochyta* blight resistance in chickpea under controlled environment and field conditions. Plant Diseases 79: 132-135.
8. Jan, H. and M. V. Wiese. 1991. Virulence forms of *Ascochyta rabiei* affecting chickpea in the Palouse. Plant Disease 75: 904-906.
9. Kaiser, W. J. 1973. Factors affecting growth, sporulation, pathogenicity, and survival of *Ascochyta rabiei*. Mycologia 65: 444-459.
10. Kaiser, W. J. and M. Okhovat. 1966. Distribution of *Didymella rabiei*, the teleomorph of *Ascochyta rabiei* in Iran. Iran. J. Plant Pathology 32: 158-162.
11. Kaiser, W. J. and A. Trapero-Casas. 1992. Development of *Didymella rabiei*, the teleomorph of *Ascochyta rabiei* on chickpea straw. Phytopath. 82: 1260-1261.
12. Labrousse, F. 1931. Anthracnose of Chickpea. (in French) Revista de Pathologie Vegetable et Entomologie Agric. 28: 226-231.
13. Luthra J. C., A. Sattar and K. S. Bdei. 1939. Variation in *Ascochyta rabiei* (Pass.) Lab., the causal fungus of blight of gram (*Cicer arietinum L.*) Indian J. Agric. Sci. 9: 979-806.
14. Nene, Y. L. and M. V. Reddy. 1987. Chickpea Diseases and Their Control. PP. 233-270, CAB Press., U.K.

15. Nene, Y. L. 1984. A review of Ascochyta blight of chickpea (*Cicer arietinum* L.).PP. 17-35 In : Proceeding of the workshop on Ascochyta blight and winter sowing of chickpeas, 4-7 May 1981, ICARDA, Aleppo, Syria (M. C. Saxena, and K. B. Singh, Eds.), Aleppo, Syria: Martinus Nijhoff/Dr. W. Junk and Publishers for ICARDA.
16. Reddy, N. V. and Y. L. Nene. 1979. A Case for Induced Mutation in Chickpea for Ascochyta Blight Resistance. PP. 398-408 In: Proce. Symp. Role Induced Mutat. Crop Improve. Osmania University, Hyderabad, India.
17. Reddy, M. V. , K. B. Singh and Y. L. Nene. 1984. Screening techniques for Ascochyta blight of chickpea. PP. 45-53 In: Proceedings of the workshop on Ascochyta blight and winter sowing of chickpeas. 4-7 May 1981, ICARDA, Aleppo, Syria(M. C. Saxena and K. B. Singh, Eds). Aleppo, Syria: Martinus Nijhoff/ Dr. W. Junk Publishers for ICARDA.
18. Singh. G. 1990. Identification and designation on physiologic races of *Ascochyta rabiei* in India. Indian phytopath. 43(1): 48-52.
19. Singh. R. and P. Mahendra. 1992. Survival of *Ascochyta rabiei* in infected plant debris at different temperatures and soil depths. Indian Phytopath. 65: 406-408.
20. Singh, K. B. and M. V. Reddy. 1983. Inheritance of resistance to Ascochyta blight in chickpea. Crop Sci. 23: 9-10.
21. Von. Arx, J. A. 1987. Plant Pathogenic Fungi. J. Cramer, Berlin.