

واکنش ژنوتیپ‌های جدید آفتابگردان به بیماری پوسیدگی زغالی  
*Macrophomina phaseolina* (Tassi) Goidanch

Response of Sunflower New Genotypes to Charcoal Rot Disease,  
*Macrophomina phaseolina* (Tassi) Goidanch

سیدعلیرضا دلیلی<sup>۱</sup>، سیدوحید علوی<sup>۲</sup> و ولی‌اله رامنه<sup>۲</sup>

۱ و ۲: به ترتیب مربی و استادیار، مرکز تحقیقات کشاورزی و منابع طبیعی مازندران، ساری

تاریخ دریافت: ۱۳۸۶/۶/۱۳ تاریخ پذیرش: ۱۳۸۷/۳/۱۰

چکیده

دلیلی، س. ع.، علوی، س. و. و رامنه، و. ۱۳۸۸. واکنش ژنوتیپ‌های جدید آفتابگردان به بیماری پوسیدگی زغالی *Macrophomina phaseolina* (Tassi) Goidanch. مجله به‌نژادی نهال و بذر ۱-۲۵: ۱۵۵-۱۴۷.

بیماری پوسیدگی زغالی آفتابگردان با عامل *Macrophomina phaseolina* یکی از بیماری‌های مهم این گیاه در جهان است که سبب کاهش کمیت و کیفیت محصول می‌شود. این بیماری در سال‌های اخیر در مزارع آفتابگردان استان مازندران گسترش پیدا کرده است. در این بررسی واکنش بیست لاین و هیبرید جدید آفتابگردان نسبت به این بیماری، در گلخانه در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار در سال ۱۳۸۴ و در مزرعه در قالب طرح بلوک کامل تصادفی با سه تکرار و به مدت دو سال (۱۳۸۳-۱۳۸۴) مورد ارزیابی قرار گرفت. نتایج حاصل از آزمایش‌های گلخانه‌ای نشان داد که ژنوتیپ‌های CMS19×R43، Bline 1052/1 و CMS350/1×R43 به ترتیب با ۲۴/۴۲، ۲۴/۴۲ و ۲۲/۲۰ درصد بوته آلوده، تحمل بیشتر و ژنوتیپ Allsatr با ۵۱/۰۶ درصد بوته آلوده، تحمل کمتری در برابر بیماری پوسیدگی زغالی داشتند. در آزمایش‌های مزرعه‌ای نیز ژنوتیپ‌های CMS19×R43، B line 1052/1 و CMS350/1×R43 به ترتیب با ۲۵/۴۹، ۲۶/۳۹ و ۳۳/۴۰ درصد بوته آلوده به عنوان ژنوتیپ‌های متحمل نسبت به بیماری پوسیدگی زغالی ارزیابی شدند. علاوه بر آلودگی بوته‌ها، وزن هزار دانه، قطر طبق و ارتفاع ژنوتیپ‌های CMS19×R43 و B line 1052/1 نیز در مقایسه با سایر هیبریدها و لاین‌ها، کمتر تحت تاثیر این بیماری قرار گرفت.

واژه‌های کلیدی: آفتابگردان، ژنوتیپ‌ها، پوسیدگی زغالی، *Macrophomina phaseolina*، مقاومت.

مقدمه

شده از آن‌ها، منابع مقاومت به *M. phaseolina* هستند.

در بررسی هشت رقم آفتابگردان مشخص شد که هیبریدهای XF-450 و XF-4511 بیشترین و Miak و Giza-2 کمترین مقاومت را نسبت به *M. phaseolina* داشته‌اند (Saeed and Sellam, 1991).

بر اساس نتایج بررسی پاستوریت و همکاران (Pustorit *et al.*, 1979) در ارتباط با شدت آلودگی ۹۶۰ لاین و هیبرید آفتابگردان در شرایط مزرعه مشخص شد که آلودگی در ۱۵۰، ۲۹ و ۲۲ لاین و هیبرید به ترتیب ۱۰٪، ۲٪ و صفر بوده و از بین لاین‌ها و هیبریدهای فاقد آلودگی، لاین‌های 56696 و Nos.56633 عملکرد بالایی داشتند. در سال‌های اخیر بررسی‌هایی در مورد خصوصیات زراعی لاین‌ها و هیبریدهای آفتابگردان در ایران و بخصوص در استان مازندران انجام شده (Rezaizad and Farrokhi, 2008)؛ (Hatamzadeh, 2007)، اما اطلاعات کافی در مورد مقاومت یا تحمل آن‌ها در برابر بیماری پوسیدگی زغالی در دست نبوده، بنابراین این بررسی به منظور شناسایی منابع ژنتیکی مقاومت یا تحمل به این بیماری، جهت استفاده در پروژه‌های به‌نژادی و همچنین استفاده در مدیریت تلفیقی برای کاهش خسارت ناشی از این بیماری انجام شد.

مواد و روش‌ها

انتخاب مزرعه آلوده و جدا کردن سختینه

بیماری پوسیدگی زغالی به دلیل دامنه میزبانی وسیع و فراهم بودن شرایط بهینه آب و هوایی، از جمله عوامل محدود کننده توسعه کشت گیاهان زراعی در شمال کشور محسوب می‌شود (Rayatpanah *et al.*, 2007). آلودگی برخی از گیاهان زراعی به این قارچ در این مناطق تا ۹۰٪ نیز بوده است. دمای بالا در اواسط و اواخر فصل زراعی و تنش خشکی به دنبال آن، در طغیان بیماری نقش مهمی دارد (Daneshian and Rahmanpour, 1995).

بیماری پوسیدگی زغالی به طور معمول گیاهان ذرت، سویا و آفتابگردان را مورد حمله قرار داده و در شرایط خشک تابستان بروز می‌کند (Jimenez-Diaz *et al.*, 1983؛ Kadlicsko, 1975؛ Acrimoric, 1975؛ Kadlicsko, 1994؛ Gulya *et al.*, 2002؛ Kadlicsko *et al.*, 1992). در ارزیابی ژنوتیپ‌های آفتابگردان نسبت به بیماری پوسیدگی زغالی، هیبریدهای C-204 و HYSUN3، HS-1، LDMRSH-3 حساس، هیبریدهای NK-212 و IMP1141 متحمل و هیبرید F-100 مقاوم بوده‌اند (Kumar and Kaushik, 1994)؛ (Ahmad *et al.*, 1991؛ Gul *et al.*, 1989)؛ (Asad *et al.*, 1992). اولیوری و همکاران (Olivieri *et al.*, 1990) با بررسی بیش از ۵۰۰ لاین و رقم زراعی و وحشی جنس *Helianthus* مشخص کردند که هیبریدهای رومانیایی و یک رقم آزاد گرده‌افشان روسی و لاین‌های مشتق

نازسازی انتخاب و آماده‌سازی با یک مرحله شخم، دو مرحله دیسک عمود بر هم، ماله کشی و کوددهی انجام شد. مواد آزمایشی این آزمایش متشکل از بیست ژنوتیپ شامل چهار لاین رستورر، چهار لاین نگه‌دارنده (B-line)، ده هیبرید داخلی حاصل از تلاقی رستوررها با CMS و دو هیبرید خارجی Allstar و Hysun-33 بود. هر لاین یا هیبرید در چهار خط پنج متری و در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار کاشته شدند. در زمان رسیدگی، نمونه‌برداری از طوقه و ریشه بوته‌های دو خط کاشت میانی هر بلوک انجام و نمونه‌های جمع‌آوری شده روی محیط PDA کشت شدند. درصد بوته‌های آلوده با استفاده از فرمول  $100 \times \left(\frac{a-b}{a}\right)$  (تعداد کل بوته‌ها = a، تعداد بوته‌های سالم = b) تعیین شد (Schteinberg, 1997). ارتفاع بوته، قطر طبق و وزن هزار دانه آن‌ها نیز اندازه‌گیری و میزان کاهش هر یک از این صفات در بوته‌های آلوده در مقایسه با بوته‌های سالم محاسبه شد. تجزیه و تحلیل داده‌ها با استفاده از نرم‌آزارهای آماری MSTATC و SAS انجام شد.

#### ارزیابی لاین‌ها و هیبریدها در گلخانه

برای ارزیابی در گلخانه، ۳۶۰ گرم ماسه دانه ریز با ۴۰ گرم آرد ذرت و ۴۰ میلی‌متر آب مقطر کاملاً مخلوط شد. این مخلوط در ارلن‌مایر یک لیتری ریخته و دو نوبت، هر بار به مدت نیم ساعت، اتوکلاو و سپس با کشت پنج روزه قارچ *M. phaseolina* که بیماری‌زایی آن اثبات شده بود، آغشته شد و در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد

به منظور یافتن مزرعه آلوده به قارچ عامل بیماری جهت ارزیابی ارقام، در سال اول اجرای آزمایش ده مزرعه آفتابگردان واقع در شهرستان‌های ساری (۴ مزرعه)، نکا (۳ مزرعه) و بهشهر (۳ مزرعه) انتخاب و جمعیت سختینه‌های قارچ عامل بیماری بر اسا روش سینک و همکاران (Singh et al., 1990) تعیین شد. در این روش از هر مزرعه، پنج نمونه خاک از عمق ۲۰-۰ سانتی‌متری به وزن یک کیلوگرم به صورت تصادفی برداشته شد و در آون با حرارت ۳۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت خشک و سپس خرد و غربال شدند. یک گرم از خاک هر نمونه در ۲۵۰ میلی‌لیتر محلول یک درصد هیپوکلریت سدیم در آب مقطر سترون ریخته و توسط شیکر (۱۲۹ دور در دقیقه) مخلوط شد. مخلوط حاصل از الک با مش ۴۵ میکرون عبور داده و با جریان آب شستشو شد. باقی مانده روی الک با آب مقطر استریل شستشو و در ارلن‌مایر ۲۵۰ میلی‌لیتری ریخته شد و حجم نهایی آن با آب مقطر استریل به ۱۰-۵ میلی‌لیتر رسانده شد. محلول فوق با ۱۰۰ میلی‌لیتر محیط انتخابی Molten مخلوط شد. مخلوط نهایی به بشقابک‌های سترون منتقل شده و در حرارت ۳۰ درجه سانتی‌گراد در تاریکی به مدت ۴-۵ روز نگهداری و سپس جمعیت سختینه‌های زنده شمارش شد.

#### ارزیابی مقاومت لاین‌ها و هیبریدها در مزرعه

در اسفند ماه سال‌های ۱۳۸۳ و ۱۳۸۴ بر اساس ارزیابی آلودگی خاک، قطعه زمینی در دشت

R-217 و R-14 به ترتیب با ۵۱/۰۶، ۴۸/۸۴ و ۴۸/۸۴ درصد بوته آلوده، در زمرة ژنوتیپ‌های حساس نسبت به بیماری پوسیدگی زغالی در گلخانه بودند.

#### ارزیابی ژنوتیپ‌ها در مزرعه

بر اساس نتایج شماره تعداد سختینه‌های موجود در خاک ده مزرعه بررسی شده، یک مزرعه در دشت ناز ساری که بیشترین تعداد سختینه و آلودگی را داشت انتخاب و آزمایش مزرعه‌ای در آن انجام شد.

نتایج تجزیه مرکب دو ساله درصد بوته‌های آلوده، کاهش صفات شامل ارتفاع، وزن هزار دانه و قطر طبق، نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار ژنوتیپ‌های مورد بررسی برای صفات فوق‌الذکر بود (جدول ۲). معنی‌دار نبودن میانگین مربعات سال برای صفات مورد بررسی نشان‌دهنده عدم تفاوت عمده شرایط محیطی در مدت زمان بررسی و تاثیر نداشتن آن روی درصد بوته‌های آلوده و دیگر صفات مورد مطالعه بود (جدول ۲). مقایسه میانگین صفات نشان داد که بین درصد بوته‌های آلوده در ژنوتیپ‌های مختلف، اختلاف معنی‌داری وجود دارد، به طوری که هیبریدهای CMS19×R43، B line 1052/1 و CMS 350/1×R43 به ترتیب با ۲۵/۴۹، ۲۶/۳۹ و ۳۳/۴۰ درصد بوته‌های آلوده کمترین آلودگی را داشتند (جدول ۳).

بین هیبریدهای مختلف از نظر درصد کاهش ارتفاع بوته در اثر آلودگی تفاوت معنی‌داری در سطح ۱٪ وجود داشت. کاهش درصد ارتفاع

به مدت یک ماه نگهداری شد. مایه تهیه شده با خاک سترون گلدانی (کود حیوانی، ماسه و خاک به مقدار مساوی) به نسبت ۱:۹ مخلوط شدند و گلدان‌ها با آن پر شدند (Jimenez-Diazl *et al.*, 1983) بذر سالم بیست ژنوتیپ انتخاب شده آفتابگردان پس از ضدعفونی سطحی در گلدانها کاشته شد و بعد از سه هفته درصد بوته‌های آلوده با روش اشتینبرگ (Schteinberg, 1997) تعیین شد. در این ارزیابی هر سه گلدان حاوی پنج بوته آفتابگردان، به عنوان یک تکرار در نظر گرفته شد. آزمایش در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار به اجرا درآمد.

#### نتایج و بحث

##### ارزیابی ژنوتیپ‌ها در گلخانه

بر اساس نتایج تجزیه واریانس داده‌ها، درصد بوته‌های آلوده به قارچ *M. phaseilina* در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود که بیانگر اختلاف ژنوتیپ‌های مورد مطالعه از نظر تحمل به بیماری پوسیدگی زغالی بود. مقایسه میانگین ژنوتیپ‌های مورد بررسی بر اساس روش دانکن در جدول ۱ ارائه شده است. درصد بوته‌های آلوده ژنوتیپ‌های مورد بررسی از ۲۲/۲ تا ۵۱/۰۶ متغیر بود. ژنوتیپ‌های B line 1052/1 و Allstar به ترتیب کمترین و بیشترین آلودگی را داشتند و ژنوتیپ‌های CMS350/1×R43 و CMS19×R43 با ۲۴/۴۲ درصد بوته آلوده، آلودگی کمتری داشتند. ژنوتیپ‌های Allstar،

جدول ۱- مقایسه میانگین ژنوتیپ‌های آفتابگردان از نظر درصد بوته‌های آلوده به قارچ *M. phaseolina* در گلخانه

Table 1. Comparison of disease incidence means of sunflower genotypes to *M. phaseolina* in greenhouse

Genotype	Mean infected plant (%)
B line 1052/1	22.20f
CMS 350/1×R43	24.42ef
R256	28.86def
B line-1227/1	44.40ab
B line 31	33.30cde
CMS 350/1×R256	31.08def
B line 26	42.18abc
R-14	48.84a
R-217	48.84a
Allstar	51.06a
CMS19×R43	24.42ef
CMS19×R256	35.52bcd
Hysun-33	31.08def
R-43	35.52bcd
CMS1052×R256	46.62a
CMS B-6920×R43	31.08def
CMS B-6911×R43	31.08de
CMS B-6923×R43	35.52bcd
CMS B-6937×R43	35.52bcd
CMS B6934×R43	42.18abc

میانگین‌ها با حروف مشترک از نظر آماری در سطح احتمال ۵ درصد اختلاف معنی‌داری ندارند (آزمون چند دامنه دانکن).

Means with similar letters are not significantly different at 5% probability level (DMRT)

(Wagan *et al.*, 2004) است. از نظر کاهش قطر طبق نیز بین ژنوتیپ‌های مورد بررسی اختلاف معنی‌داری وجود داشت. ژنوتیپ‌ها از این نظر در برابر آلودگی عکس‌العمل‌های مختلفی داشتند، به طوری که ژنوتیپ‌های R-14، CMS19-R43 و B line 1052/1 با کاهش قطر طبق به ترتیب ۱/۹۳، ۲/۲۴ و ۲/۳۱ درصد از سایر ژنوتیپ‌ها واکنش کمتری نشان دادند (جدول ۳).

یکی از اجزای بسیار مهم در تعیین عملکرد

بوته‌ها در اثر بیماری به میزان کمتری در هیبریدهای B line 1227/1، Hysun-33 و CMS19×R43 مشاهده شد. بیشترین کاهش ارتفاع مربوط به لاین B line 26 بود، بنابراین هیبریدهای هتروزیگوس در قیاس با لاین‌های هموزیگوس در برابر بیماری تحمل بیشتری از خود نشان داده و کاهش کمتری در ارتفاع بوته‌ها داشتند.

این نتایج مشابه با نتایج به دست آمده در مطالعات واگان و همکاران

جدول ۲- تجزیه واریانس مرکب میزان صفات مختلف ژنوتیپ‌های آفتابگردان در واکنش به بیماری پوسیدگی زغالی در مزرعه

Table 2. Combined analysis of variance for different traits of sunflower genotypes in response to charcoal rot disease in field

S.O.V.	منبع تغییرات	درجه آزادی df.	میانگین مربعات			
			درصد بوته‌های آلوده Infected plants%	درصد کاهش قطر طبق Head diameter decrease%	درصد کاهش وزن هزار دانه 1000 grain weight decrease%	درصد کاهش ارتفاع Height decrease%
Year	سال	1	122.77 <sup>ns</sup>	0.229 <sup>ns</sup>	0.04 <sup>ns</sup>	0.19 <sup>ns</sup>
Error	اشتباه	4	57.15	0.227	0.25	0.53
Genotype	ژنوتیپ	19	961.37 <sup>**</sup>	4.460 <sup>**</sup>	3.62 <sup>*</sup>	3.42 <sup>**</sup>
Year×Genotype	سال×ژنوتیپ	19	397.59 <sup>*</sup>	0.010 <sup>ns</sup>	0.01 <sup>ns</sup>	0.02 <sup>ns</sup>
Error	اشتباه	76	49.17	1.139	0.69	0.14
CV%			14.81	28.45	22.29	19.59

ns, \* و \*\*: به ترتیب غیرمعنی دار، معنی دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد.

ns, \* and \*\*: Not significant, significant at 5 and 1% levels respectively.

پروژه‌های آتی قابل استفاده B line 1052/1 هستند. در این آزمایش همبستگی میان صفات در شرایط مزرعه و همچنین همبستگی میان درصد آلودگی در مزرعه و گلخانه نیز محاسبه شد (جدول ۴). تمامی صفات اندازه گیری شده با درصد بوته‌های آلوده در مزرعه همبستگی مثبت داشتند.

یعنی با افزایش آلودگی، ارتفاع بوته، قطر طبق و وزن هزار دانه کاهش پیدا کرده بود. همبستگی صفات در آزمایش مزرعه‌ای و گلخانه‌ای نشان‌دهنده همسو بودن نتایج در مزرعه و گلخانه بود، یعنی هیبریدهایی که در شرایط مزرعه از خود تحمل بیشتری نسبت به بیماری پوسیدگی زغالی نشان دادند در شرایط گلخانه نیز نسبت به بیماری متحمل‌تر بودند. بنابراین ارزیابی مقاومت ژنوتیپ‌های آفتابگردان نسبت به

گیاهان زراعی، وزن هزار دانه است. در این بررسی تاثیر بیماری پوسیدگی زغالی روی کاهش وزن هزار دانه نیز نمایان شد و ژنوتیپ‌ها تفاوت معنی داری در سطح ۵٪ از نظر این صفت داشتند (جدول ۲). ژنوتیپ‌های CMS19×R43

B line 1052/1 و CMS350/1×R256 به ترتیب با مقادیر ۱/۶۹، ۲/۴۶ و ۲/۹۲ درصد، کاهش وزن هزار دانه کمتری نسبت به سایر ژنوتیپ‌ها داشتند (جدول ۳). هیبرید CMS19×R43 و لاین در تمامی صفات اندازه گیری شده یعنی درصد آلودگی، کاهش وزن هزار دانه، کاهش ارتفاع بوته و کاهش قطر طبق کمترین خسارت و میزان آلودگی را از خود نشان دادند، لذا به عنوان هیبریدهای متحمل به بیماری پوسیدگی زغالی در

جدول ۳- مقایسه میانگین ژنوتیپ‌های آفتابگردان از نظر درصد بوته‌های آلوده و کاهش صفات ارتفاع بوته، وزن هزار دانه و قطر طبق در واکنش به قارچ *M. phaseolina*

Table 3. Comparison of means of disease indices and decrease percentage of plant height, 1000-grain weight and head diameter of sunflower genotypes in response to *M. phaseolina*

ژنوتیپ Genotype	درصد بوته‌های آلوده Infected plants%	درصد کاهش ارتفاع Plant height decrease%	درصد کاهش وزن هزار دانه 1000 grain weight decrease%	درصد کاهش قطر طبق Head diameter decrease%
B line 1052/1	26.39 j	1.25 ijk	2.46 ef	2.31 ef
CMS 350/1×R43	3.40 ij	1.43 hijk	3.20 bcde	3.73 abcd
R256	337.20 hi	2.14 ef	4.28 ab	4.30 abcd
B line-1227/1	50.22 def	0.96 k	3.07 cde	3.11 cdef
B line 31	26.79 efg	1.29 ijk	4.55 a	4.59 ab
CMS 350/1×R256	33.94 ij	1.55 hi	2.92 de	3.27 bcdef
B line 26	54.24 cde	3.31 a	4.26 ab	3.89 abcd
R-14	62.03 abc	1.53 hi	4.11 abc	1.93 f
R-217	57.43 bcd	2.51 de	3.97 abcd	4.63 ab
Allstar	64.69 ab	1.60 ghi	4.74 a	4.28 abcd
CMS19×R43	25.49 j	1.19 ijk	1.69 f	2.24 ef
CMS19×R256	40.43 ghi	1.90 fgh	3.88 abcd	3.48 abcde
Hysun-33	50.10 def	1.01 jk	3.88 abcd	4.04 abcd
R-43	43.84 fgh	1.57 ghi	4.06 abcd	3.70 abcd
CMS1052×R256	44.96 fgh	2.82 bcd	3.07 cde	4.51 abc
CMS B-6920×R43	68.50 a	2.65 cd	4.48 a	4.22 abcd
CMS B-6911× R43	33.95 ij	1.48 hij	3.87 abcd	2.98 def
CMS B-6923× R43	41.51 fghi	3.25 ab	3.80 abcd	4.65 ab
CMS B-6937× R43	46.52 efg	3.06 abc	3.86	4.80 a
CMS B6934× R43	45.79 efgh	2.04 fg	4.53 a	4.28 abcd

میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون از نظر آماری در سطح احتمال پنج درصد تفاوت معنی‌داری ندارند (آزمون چند دامنه دانکن).  
Mean with the same letters in each column are not significantly different at 5% level (DMRT).

جدول ۴- همبستگی صفات مختلف آفتابگردان در واکنش به بیماری پوسیدگی زغالی

Table 4. Correlation of different traits of sunflower in response to charcoal rot disease

صفات Traits	درصد آلودگی در گلخانه Disease incidence % in greenhouse	درصد آلودگی در مزرعه Disease incidence % in field	درصد کاهش ارتفاع Plant height decrease%	درصد کاهش قطر طبق Head diameter decrease%	درصد کاهش وزن هزار دانه 1000 grain weight decrease%
Disease incidence % in greenhouse					
Disease incidence % in field	0.659 **				
Plant height decrease	0.254 ns	0.220 ns			
Head diameter decrease%	0.261 ns	0.291 ns	0.593 **		
1000 grain weight decrease%	0.446 *	0.655 **	0.226 ns	0.538 **	

ns, \* و \*\*: به ترتیب غیرمعنی‌دار، معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد.

ns, \* and \*\*: Not significant, significant at 5 and 1% levels respectively.

بیماری پوسیدگی زغالی در مزرعه یا گلخانه  
می‌تواند نتایج مشابهی از نظر مقاومت یا  
حساسیت ژنوتیپ‌ها حاصل کند و برای  
صرفه‌جویی در وقت و هزینه‌ها انجام هر یک از  
این آزمایش‌ها کافی خواهد بود.

## References

- Acimoric, M. 1975.** Resistance of new varieties and hybrids of sunflower to economically more important diseases. *Bline-Za-Biljna- Ulja-I-Masti* 1/2:3-8.
- Ahmad, I., Burney, K., and Aslam, M. 1991.** Analysis of resistance in sunflower to charcoal rot pathogen *Macrophomina phaseolina*. *Pakistan Journal of Botany* 23: 189-193.
- Asad, S., Shafiullah Rana, M. A., and Ahmad, I. 1992.** Differential reaction of sunflower genotypes to isolates of *Macrophomina phaseolina*. *Proceeding of the 13<sup>th</sup> International Sunflower Conference*. Pisa, Italy. Vol. 2, Pages 977-979.
- Daneshian, J., and Rahmanpour, S. 1995.** Effect of planting dates on *Macrophomina phaseolina* in commercial hybrids of sunflower. *Proceedings of the 16<sup>th</sup>. Iranian Plant Protection Conference*, Tabriz, Iran (in Farsi).
- Gul, Z., Hassan, S., and Ahmad, L. 1989.** Pathogenic variation in *Macrophomina phaseolina* and differential response of some important sunflower varieties to charcoal rot disease. *Sarhad Journal of Agriculture* 5: 659-663.
- Gulya, T. J., Krupinsky, J., Draper, M., and Charlet, L. D. 2002.** First report of charcoal rot (*Macrophomina phaseolina*) on sunflower in North and South Dakota. *Plant Disease* 86: 923.
- Hatamzadeh, H. 2007.** Study of seed yield stability in sunflower lines and cultivars in Entezari planting under rainfed conditions of Kermanshah. *Seed and Plant* 23: 145-158 (in Farsi).
- Jimenez-Diaz, R. M., Blance-Lopez, M. A., and Sackston, W. E. 1983.** Incidence and distribution of charcoal rot of sunflower caused by *M. phaseolina* in Spain. *Plant Disease* 67: 1033-1036.
- Kadlicsko, S. 1994.** Resistance of seedlings of maize and sunflower hybrids as well as soybean cultivars to *Macrophomina phaseolina*. *Cereal Research Communications* 22: 235-245.
- Kadlicsko, S., Waheeb, B., and Piszker, Z. 1992.** Data on the control against *Macrophomina phaseolina* in Hungary. *Mededelingen Van De Faculteil. Landbouwwetens Chappen Universiteit, Gent* 57: 153-160.
- Kumar, A., and Kaushik, B. 1994.** Resistance against charcoal rot (*Rhizoctonia bataticola*) in sunflower. *Annals of Biology Ludhiana* 10: 59-60.
- Olivieri, A. M., Zizzerini, A., Alba, E., Pirani, V., Tosi, L., Vannozzi, G. P., and Monotti,**

- M. 1990.** Resistance to major sunflower diseases in Italy. *Informatore Fitopatologico* 40 (2): 65-68.
- Pustorit, G. V., Borodin, S. G., and Belousova, N. A. 1979.** Selection of sunflower for resistance to charcoal rot. *Zashchita Rastenii* 10: 28-29.
- Rayatpanah, S., Alavi, S. V., and Arab. G. 2007.** Reaction of some soybean advanced lines to charcoal rot disease, *Macrophomina phaseolina* (Tassi) Goid. in east Mazandaran. *Seed and Plant* 23: 181-189 (in Farsi).
- Rezaizad, A., and Farrokhi, E. 2008.** General and specific combining ability of some sunflower inbred lines and restorers. *Seed and Plant* 24: 83-98 (in Farsi).
- Saeed, F. A., and Sellam, M. A. 1991.** Resistance of certain sunflower cultivars to charcoal rot and wilt diseases caused by *Macrophomina phaseolina* Tassi and *Fusarium oxysporum* Schecht ex Fr. *Assute Journal of Agricultural Science* 22 (2): 27-35.
- Schteinberg, D. 1997.** *Rhizopus* head rot of confectionery sunflower, effects on yield quantity and quality and implications for disease management. *Phytopathology* 87: 1226-1232.
- Singh, S. R., Nene, Y. L., and Reddy, M. V. 1990.** Influence of cropping systems on *Macrophomina phaseolina* population in soil. *Plant Disease* 79: 812-814.
- Wagan, K. H., Pathhan, M. A., Jiskani, M. M., and Leghari, H. B. 2004.** Inoculation of *Macrophomina phaseolina* at three stages in sunflower plant and its effect on yield components of different sunflower varieties. *Department of Plant Pathology Bulletin, S.A.U. Tandojam* 2: 21-24.

