



"مقاله پژوهشی"

شناسائی منابع ژنتیکی مقاومت به بیماری بذرزاد لکه قهقهه‌ای نواری جو (*Pyneophera graminea* Ito & Kurib)

مهندی سهرابی^۱, سعید ملکزاده شفارودی^۲ و رضا آقنو^۳

۱- دانشجوی دکتری بیوتکنولوژی کشاورزی، گروه بیوتکنولوژی و به نزدیکی گیاهی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد

۲- دانشیار گروه بیوتکنولوژی و به نزدیکی گیاهی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد، (نویسنده مسؤول: Malekzadeh-s@um.ac.ir)

۳- دانشیار مرکز تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر، مرکز تحقیقات آموزش کشاورزی و منابع طبیعی استان خراسان رضوی، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی مشهد

تاریخ دریافت: ۱۴۰۰/۱۱/۲۰

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۰/۱۱/۱۴

صفحه: ۱۷۹ تا ۱۶۴

چکیده مبسوط

مقدمه و هدف: بیماری لکه قهقهه‌ای نواری با عامل قارچی *Pyneophera graminea* از بیماری‌های مهم بذرزاد جو در ایران می‌باشد که در چند سال اخیر در مناطق مهم تولید جو به ویژه استان خراسان رضوی گسترش یافته است. این بیماری باعث تشکیل نوارهای طولی قهقهه‌ای رنگ نکروزه شده بر روی برگ می‌گردد و گیاهان آلوه قادر به تشکیل سنبله نیستند و یا سنبله‌ها عقیم بوده و بذور بدست آمده پوک و چروکیده هستند. هدف از این مطالعه، ارزیابی مقاومت ارقام تجاری داخلی (۳۳ رقم)، ژنوتیپ‌های آمیدبخش کاندیدای معروف (۲۳ ژنوتیپ) و تعدادی از منابع ژنتیکی خارجی (۳۰ رقم) معرفی شده در منابع معتبر علمی نسبت به بیماری لکه قهقهه‌ای نواری است.

مواد و روش‌ها: در این تحقیق مقاومت ۲۳ رقم تجاری و ۲۳ لاین آمیدبخش به همراه رقم منابع مقاومت خارجی را نسبت به بیماری لکه قهقهه‌ای نواری به همراه شش صفت مورفو‌لوجیکی شامل تعداد بذر در سنبله، وزن هزار دانه، تعداد ردیف در سنبله و تعداد روز تا رسیدگی در قالب طرح آزمایشی بلوک‌های کامل تصادفی در سه تکرار در مرحله گیاه کامل طی دو سال زراعی (۱۳۹۷-۹۸ و ۱۴۰۰-۰۱) در ایستگاه تحقیقات طرق (مشهد) مورد بررسی قرار گرفت. آلوه گیاهان به صورت طبیعی ژنوتیپ‌ها به روش دلوگو براساس میزان درصد گیاهان آلوه ارزیابی شد و همچنین اجزای اولیان و اولین اجزای اولیان، و راثت‌پذیری عمومی، ضرایب تغییرات ژنتیکی و ژنوتیپی SPSS محاسبه گردید.

نتایج: نتایج تجزیه واریانس مرکب دو سال مطالعه، توعو قابل توجهی را در بین ژنوتیپ‌ها از نظر تمام صفات نشان داد. بالاترین ضریب تنوع ژنتیکی برای صفات تعداد ردیف در سنبله و تعداد بذر در سنبله و پایین ترین ضریب ژنتیکی در تعداد روز تا گلده مشاهده گردید. برای اکثر صفات و راثت‌پذیری عمومی بالا ۹۰ درصد برآورد گردید. بین اکثر صفات همیستگی مشتمل مشاهده گردید. میزان درصد آلوه گیاه به بیماری در سال اول بین صفر تا ۵۴/۵ درصد و در سال دوم بین یک تا ۶۴/۵ درصد متغیر بود. در سال دوم میزان آلوه گیاه بیشتر بوده به طوری که گیاه بدون آلوه گیاه اصلاح مشاهده نشد و میزان درصد آلوه گیاه از ۶۴/۵ درصد متغیر بود. همچنین به طور میانگین در دو سال ۲۲ ژنوتیپ کاملاً مقاوم، چهار ژنوتیپ مقاوم، ۱۳ ژنوتیپ نیمه مقاوم و هشت ژنوتیپ حساس مشاهده گردید.

نتیجه گیری: به طور کلی ژنوتیپ‌های دو ردیفه نسبت به ژنوتیپ‌های شش ردیفه از سطح مقاومت بالاتری نسبت به بیماری لکه قهقهه‌ای نواری برخوردار بودند. همچنین، تعدادی از ارقام تجاری از جمله والجر، دشت، بهمن، بهرخ و نیک نسبت به این بیماری مقاوم با نیمه مقاوم بوده‌اند.

واژه‌های کلیدی: ارقام تجاری، بیماری لکه قهقهه‌ای نواری جو، لاين آميدبخش، وقوع بیماری، *Pyneophera graminea*

در ارقام زراعی روشی مناسب برای افزایش عملکرد است.
(۲۸،۲۹،۲۶).

بیماری لکه قهقهه‌ای نواری با عامل قارچ *Pyneophera graminea* (فرم غیر جنسی *Drechslera graminea* Ito & Kurib Drechslera (Rabenh. Ex Schleidl.) Shoemaker (graminea) (Rabenh. Ex Schleidl.) Shoemaker) یکی از بیماری‌های مهم بذرزاد جو در ایران نیز از اهمیت خاصی برخوردار است. این بیماری تکچرخه‌ای و گسترش آن در گیاه به صورت سیستمیک است (۳۷). زمستان گذرانی عامل قارچ به صورت میسلیوم در بین سلول‌های پوسته بذر و پریکارپ است، ولی جنین بذر را آلوه نمی‌کند. در حین جوانه‌زنی هیف‌های قارچ موجود در بذر رشد کرده و گیاه را آلوه می‌نمایند. آلوه گیاهان تا حد زیادی وابسته به رطوبت و دمای خاک می‌باشد، بطوری که در دمای کمتر از ۱۲ درجه سانتی‌گراد بیشترین آلوه گی رخ می‌دهد. آلوه گی به صورت سیستمیک در کل گیاه پخش شده و باعث تشکیل نوارهای طولی قهقهه‌ای رنگ نکروزه شده بر روی برگ می‌گردد (شکل ۱). گیاهان آلوه قادر به تشکیل سنبله نبوده و یا سنبله‌ها عقیم بوده و بذور بدست آمده پوک و چروکیده هستند (۵). با توجه به عدم تشکیل دانه در گیاهان آلوه، خسارت ناشی از این بیماری در مزرعه نسبت مستقیمی با تعداد گیاهان آلوه در مزرعه دارد.

مقدمه

جو زراعی (Hordeum vulgare L.) یکی از قدیمی‌ترین محصولات زراعی به حساب می‌آید (۴۲). این گیاه متعلق به خانواده گرامینه، یکساله و خودگشن است که به دو صورت زمستانه و بهاره در سراسر جهان با تنوع بالا کشت می‌گردد (۴۲،۲۲). براساس آمار سازمان جهانی غذا و کشاورزی (FAO)، جو بعد از گندم، برنج و ذرت، چهارمین محصول مهم تولید شده در دنیا به حساب می‌آید. عملده‌ترین مناطق تولید کننده جو روسیه، اروپا، استرالیا، کانادا، آمریکای شمالی و انگلیس می‌باشد (۲۲،۷). در دو دهه گذشته، میزان عملکرد جو در سطح جهانی به ویژه در اروپا، انگلیس و ترکیه، حدود ۵۵ درصد افزایش یافته که این امر به دلیل اصلاح ارقام حساس و افزایش مقاومت در برایر بیماری‌ها به همراه اقدامات به زراعی مناسب صورت گرفته است (۲۲،۱۹). ژنوم دیپلولوئید، کشت آسان، تنوع گسترده منابع ژنتیکی و همچنین مشخص بودن توالی ژنتیکی با وضوح بالا باعث شده که گیاه جو به عنوان یک گیاه مدل برای مطالعات ژنتیکی مورد استفاده قرار گیرد (۲۱). بیماری‌های گیاهی جزء جدی ترین محدودیت‌های بیولوژیکی برای بهره‌وری محصولات زراعی به حساب می‌آیند و باعث کاهش ۴۵-۲۰ درصدی در تولید محصولات زراعی در دنیا می‌شوند (۳۵،۳۱). بنابراین، افزایش مقاومت به بیماری

نواری بررسی کرد و ارقام جنوب، ارم، ماکوئی و C2 را مقاوم و ارقام کارون، کویر، زرجو، والفحیر و ریحان را حساس گزارش نمود. پاتپور و همکاران (۳۳) به منظور ارزیابی مقاومت لاین‌های امیدبخش جو دیم نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری، ۴۴ لاین پیشفرته دیم را در مرحله گیاهچه‌ای و در گلخانه مورد بررسی قرار دادند، در این مطالعه لاین‌ها به چهار گروه تقسیم‌بندی شدند، به طوری که ۳۸ درصد مقاوم و نیمه مقاوم، ۵۱ درصد نیمه حساس، نه درصد حساس و دو درصد بسیار حساس بودند. در مطالعه‌ای دیگر جعفرزاده و همکاران (۲۲)، ۴۲ توده بومی جو و رقم حساس زرجو را نسبت به چهار جدایه بسیار بیماری‌زای *Pyneophera graminea* به نام‌های مرند^۳، عجب شیر^۲، خاصه بان تیره و بستان آباد در توode مقاوم، ۱۷ توode نیمه مقاوم و نیمه حساس و ۲۳ توode حساس ارزیابی شدند.

این بیماری در ایران در سال ۱۳۴۵ گزارش شده است (۱۶). گزار در سال ۱۳۷۴ خسارت ناشی از این بیماری را در ایران ۲۵ درصد اعلام نموده است (۲۰). بایادوست درصد آلودگی مزارع جو به این بیماری را طی سال‌های ۱۳۶۹، ۱۳۷۰ و ۱۳۷۱ در آذربایجان شرقی به ترتیب ۶۴، ۶۲ و ۴۹ درصد بیان کرده است (۶). طبق تحقیقات به عمل آمده بیماری لکه قهوه‌ای نواری جو در استان‌های تهران، زنجان، اصفهان، کرمانشاه، کردستان، لرستان، سمنان، آذربایجان شرقی، مازندران و ایلام اهمیت ویژه‌ای پیدا کرده است. بهروزین و اسدی (۹) خسارت این بیماری را در آذربایجان شرقی ۳۶/۸ درصد تخمین زدند. میزان آلودگی مزارع بروجرد به این بیماری در سال ۱۳۷۴ تا ۱۰۰ درصد گزارش شده است (۴۳). اعتباریان (۱۷) میزان درصد آلودگی در مزارع ورامین را طی سال‌های ۱۳۷۹ و ۱۳۸۰ به ترتیب ۵/۱۷ و ۳/۶۷ درصد تعیین کرد. همچنین ایشان حساسیت و مقاومت تعدادی از ارقام تجاری جو را نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای



شکل ۱- بیماری لکه قهوه‌ای نواری جو به طور سیستماتیک در سراسر گیاه پخش شده و باعث ایجاد نوار نکروزه قهوه‌ای تیره رنگ طولی در بین رگبرگ‌های برگ می‌گردد.

Figure 1. Leaf stripe disease spreads systemically throughout the plant and caused longitudinal dark brown necrotic stripe between the leaf veins

را به عنوان رقم مقاوم معرفی نمودند (۱۰). در ارزیابی مقاومت ۳۰ ژنتیک وحشی جو به همراه ۳۰ رقم جو زراعی نسبت به دو ایزوله قارچ عامل بیماری در ترکیه، ۲۳ درصد و ۶۳ درصد

محققان میزان خسارت بیماری لکه قهوه‌ای نواری در الجزایر را بین ۳-۷۵ درصد گزارش کرده‌اند. آنها هشت رقم جو زراعی محلی را مورد بررسی قرار داده و رقم Minnesota

به هم چسبیده بر روی کروموزوم (3H) ۳ و یک QTL اختصاصی برای هر یک از جدایه‌ها، که برای ایزوله Dg2 بر روی کروموزوم (2H) ۲ و برای جدایه Dg5 بر روی کروموزوم (5H) ۷ واقع شده‌اند، شناسائی شدند.

با توجه به اهمیت این بیماری در ایران، شناسائی منابع ژنتیکی جدید مقاومت به بیماری بهمنظور استفاده در برنامه‌های بهترادی جو از اهمیت زیادی برخوردار است. این تحقیق با هدف ارزیابی مقاومت ارقام تجاری داخلی، ژنتیکی خارجی معرفی شده در منابع معتبر علمی نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری انجام شد.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی و روش ارزیابی

در این تحقیق، ۴۶ رقم تجاری داخلی و ژنتیکی امیدبخش جو بهمنظور ارزیابی مقاومت نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری جو به همراه شش صفت شامل تعداد روز تا گله‌ی، تعداد روز تا رسیدگی، ارتفاع گیاه، تعداد ردیف در سنبله، تعداد بذر در سنبله و وزن هزار دانه مورد ارزیابی قرار گرفتند (جدول ۱). همچنین ۲۵ رقم دریافتی از داشنگاه‌ها و مراکز تحقیقاتی خارج از کشور (اغلب ژنتیکی از اروپای غربی و کشورهای هلند و ایتالیا تهیه شده است) که به عنوان ارقام مقاوم به بیماری لکه قهوه‌ای نواری معرفی شده‌اند به همراه دو رقم Proctor و Steptoe به عنوان ارقامی با سطح بالائی از مقاومت نسبی و ارقام Alexis، Morex و Jersey که به عنوان ارقام حساس گزارش شده‌اند، نسبت به این بیماری ارزیابی شدند (جدول ۲). برای ارزیابی ژنتیکی‌های آزمایشی در قالب طرح آزمایشی بلوک کامل تصادفی با سه تکرار طی دو سال زراعی متوالی ۹۷-۹۶ و ۹۸-۹۷ در ایستگاه تحقیقاتی طرق (مشهد) اجرا شد. در سال ۹۵-۹۶ شرایط آلدگی طبیعی ایجاد و ارزیابی مقاومت به بیماری در مرحله گیاه کامل انجام شد.

از ژنتیک‌های وحشی به ترتیب مقاومت کاملی به جدایه‌های Eskisehir و Yozgat نشان دادند، در حالی که ارقام زراعی ۴۳ درصد مقاومت کامل به ایزوله Yozgat و ۹۰ درصد مقاومت نسبی به جدایه Eskisehir داشتند (۳۲). همچنین میزان خسارت بیماری لکه قهوه‌ای نواری در ترکیه بین ۳-۱۵ درصد برآورد شده است. در بین سال‌های ۲۰۱۲ و ۲۰۱۳ میزان خسارت این بیماری به مزارع جو در آناتولی مرکزی ترکیه حدود ۴۰ درصد تعیین گردید (۳۴).

براساس پژوهش‌های انجام شده منابع ژنتیکی مقاومت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری بسیار محدود بوده است و تاکنون دو ژن Rdg1a و Rdg2a که مقاومت از نوع نژاد اختصاصی ایجاد می‌کنند، گزارش شده‌اند است (۳۹، ۱۱). در اروپا ژن مقاومت Rdg1a از طریق رقم جو وادا (Vada) همراه با ژن MILa که مقاومت به سفیدک پودری ایجاد می‌کند، به تعداد زیادی از ارقام جو بهاره منتقل شده است (۳۸). ژن مقاومت Rdg1a بر روی بازوی بزرگ کروموزوم 2H در جمعیت دابل هاپلوبئید بدست آمده از تلاقی Alf × Vogelsanger Gold مکانیابی شده است (۴۰). مقاومت رقم وادا در برابر دامنه وسیعی از نژادهای فیزیولوژیک قارچ p. graminea گزارش شده است (۲۷). ژن دیگری در رقم تایبوت شناسایی شد که باعث مقاومت بسیار بالایی نسبت به این بیماری می‌شود. این ژن (Rdg2a) در ناحیه بازوی کوتاه کروموزوم 7H قرار گرفته است (۱۳). ژن مقاومت Rdg2a جز خانواده CC-NBS-LRR می‌باشد. مطالعات هیستوپاتولوژی نشان داده است که مقاومت ایجاد شده توسط این ژن از طریق مستحکم‌سازی دیواره سلولی است و با عکس‌عمل مرگ سلول در اثر واکنش فوق حساسیت همراه نمی‌باشد (۱۲). آرو و همکاران (۴)، مکان‌های ژنی کمی مقاومت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری جو را در یک جمعیت دابل هاپلوبئید بدست آمده از دو والد Steptoe (دارای مقاومت نسبی) و Morex (رقم حساس) با استفاده از دو جدایه Dg2 و Dg5 مورد بررسی قرار دادند. در این بررسی یک QTL مشترک برای هر QTL دو جدایه بر روی بازوی بزرگ کروموزوم 2H، دو

جدول ۱- مشخصات ارقام داخلی و ژنوتیپ‌های امیدبخش منتخب مورد استفاده در این تحقیق

Table 1. Information of domestic cultivars and candidate promising genotypes used in this study

شماره	ژنوتیپ‌ها	رقم لain	شجره نامه	عادت رشدی	تعداد ردیف	سال معرفی
۱	Makaoee	رقم زراعی	Star	زمستانه	شش ردیفه	۱۹۹۰
۲	Bahman	رقم زراعی	WA 2196-68/NY6005-18, F1//Scotia I	زمستانه	شش ردیفه	۲۰۰۸
۳	Jolge	رقم زراعی	Makouee/Zarjow/80-5151	زمستانه	شش ردیفه	۲۰۱۵
۴	Yousef	رقم زراعی	Lignee 527/Chn-01//Gustoe/4/Rhn-08/3/Deir Alla 106/DI171/Strain 205	بهاره	شش ردیفه	۲۰۰۹
۵	Nosrat	رقم زراعی	Karoon/Kavir	دو فصله	شش ردیفه	۲۰۰۸
۶	Nik	رقم زراعی	Lignee 527/NK1272//JLB 70-63	بهاره	شش ردیفه	۲۰۱۱
۷	Behrokh	رقم زراعی	Novosadski-444	دو فصله	دو ردیفه	۲۰۱۳
۸	Fajre	رقم زراعی	Lignee131/ Gerbel//Alger-Ceres	دو فصله	شش ردیفه	۲۰۰۸
۹	Rihane	رقم زراعی	Rihane	دو فصله	شش ردیفه	۱۹۹۴
۱۰	Nimrooz	رقم زراعی	Trompillo	دو فصله	دو ردیفه	۲۰۰۸
۱	Sahra	رقم زراعی	LB.Iran/Una8271//Gloria"S"/Com"S"	دو فصله	شش ردیفه	۲۰۰۳
۱۲	Jonnob	رقم زراعی	Gloria "S "/Copal "S "	دو فصله	شش ردیفه	۱۹۹۷
۱۳	Zahak	رقم زراعی	Poa/Hjo/Ojina	دو فصله	شش ردیفه	۲۰۱۲
۱۴	Walfajre	رقم زراعی	CI-108985	دو فصله	شش ردیفه	۱۹۸۵
۱۵	kavir	رقم زراعی	Arivat	دو فصله	شش ردیفه	۱۹۷۹
۱۶	Zarjow	رقم زراعی	Landrace (Hamadan)	دو فصله	شش ردیفه	۱۹۴۹
۱۷	Loot	رقم زراعی	Congona/Borr	دو فصله	شش ردیفه	۲۰۱۲
۱۸	Rihane-03	رقم زراعی	As46//Avt/Aths	دو فصله	شش ردیفه	-
۱۹	Dasht	رقم زراعی	Probestdwarf	دو فصله	دو ردیفه	۱۹۹۳
۲۰	Torkman	رقم زراعی	Rihane "S ".04	دو فصله	شش ردیفه	۱۹۹۳
۲۱	Goharan	رقم زراعی	Rhn-03//L.527/NK1272	دو فصله	شش ردیفه	۲۰۱۶
۲۲	Khatam	رقم زراعی	LB.Iran/Una 8271//Gloria"s"/Com"s"/3/Kavir	دو فصله	شش ردیفه	۲۰۱۶
۲۳	12-shori	رقم زراعی	Roho/Mazorka/Trompi	دو فصله	شش ردیفه	-
۲۴	CB-84-10	لاین امیدبخش	Berake-54	دو فصله	شش ردیفه	-
۲۵	CB-86-14	لاین امیدبخش	Radical/Birgit/Pamir-154	دو فصله	شش ردیفه	-
۲۶	CB-91-8	لاین امیدبخش	Makouee/C.C89//Rihane"s"/3/Roho/Mazurka	دو فصله	شش ردیفه	-
۲۷	CB-91-10	لاین امیدبخش	Torsch/Lgia	دو فصله	شش ردیفه	-
۲۸	CB-92-15	لاین امیدبخش	Roho//Alger/Ceres362-1-1/3/CWB117-77-9-7/4/Alpha/Durra// Antare	دو ردیفه	شش ردیفه	-
۲۹	CB-93-3	لاین امیدبخش	Kavir *2/Zdm 938/Rhn-03	دو فصله	شش ردیفه	-
۳۰	CB-93-12	لاین امیدبخش	4569/3/L.640/Bgs//Cel/4/Opal	دو فصله	شش ردیفه	-
۳۱	MB-90-14	لاین امیدبخش	Legia/Rhn/Lignee 527	دو فصله	شش ردیفه	-
۳۲	MB-92-9	لاین امیدبخش	Kavir/Badia//1-BC-80073	دو فصله	شش ردیفه	-
۳۳	MB-92-10	لاین امیدبخش	Teran 78/1-BC-80411	دو فصله	شش ردیفه	-
۳۴	MB-93-10	لاین امیدبخش	IPA7/4/AwBlack/Aths//Arar/3/9Cr279-07/Roho/5/Rhn-03/Lignee527/As45	دو فصله	شش ردیفه	-
۳۵	MB-93-12	لاین امیدبخش	Zarjau/80-5151//OK84817	دو فصله	شش ردیفه	-
۳۶	MB-93-14	لاین امیدبخش	Lignee527/NK1272//JLB70-063/3/Rhn-08/Arar	دو فصله	شش ردیفه	-
۳۷	MB-93-16	لاین امیدبخش	SLB44-56/Lignee131	دو فصله	دو ردیفه	-
۳۸	WB-88-16	لاین امیدبخش	Rojo/3/LB.IRAN/Una8271//Gloria"S"/Com"S"	دو فصله	شش ردیفه	-
۳۹	WB-89-5	لاین امیدبخش	Anodium/Arbayan-01/3/Lignee527/NK1272//JLB70-63	دو فصله	شش ردیفه	-
۴۰	WB-90-14	لاین امیدبخش	GOB/ALELI//CANELA/3/ARUPO*2/JET/4/ARUPO/K 8755//MORA	دو فصله	دو ردیفه	-
۴۱	WB-90-15	لاین امیدبخش	GOB/ALELI//CANELA/3/ARUPO*2/JET/4/ARUPO/K 8755//MORA	دو فصله	دو ردیفه	-
۴۲	WB-92-3	لاین امیدبخش	WI2219//Mza/DL71/3/W12198/Emir/4/ICNB93-328	دو فصله	شش ردیفه	-
۴۳	WB-92-6	لاین امیدبخش	Johoob/4/Post//Copal"s"/Gloria"s"/3/Kavir	دو فصله	شش ردیفه	-
۴۴	MBS-92-5	لاین امیدبخش	Makouee/C.C89//Rihane"s"/3/Productive/4/Aths	دو فصله	شش ردیفه	-
۴۵	MBS-92-15	لاین امیدبخش	Arizona5908/Aths//Avt/Attiki/3/S.T.Barley/4/Aths/Lign ee686/5/Aths	دو فصله	شش ردیفه	-
۴۶	MBS-92-16	لاین امیدبخش	ER/Apm/3/Arr/Esp//Alger/Ceres362-1-1	دو فصله	شش ردیفه	-

جدول ۲- لیست ارقام مقاوم به بیماری لکه قهوه‌ای نواری گزارش شده در منابع علمی

Table 2. List of cultivars resistant to barley leaf stripe reported in scientific resources

ردیف	رقم زراعی	ارقام مقاوم به بیماری لکه قهوه‌ای نواری گزارش در منابع علمی	منبع
۱	Vada	مقاوم	Pinnschmidt and Nielsen 2006
۲	Alabama	مقاوم	Pinnschmidt and Nielsen 2006
۳	Odin	مقاوم	Pinnschmidt and Nielsen 2006
۴	Scarlet	مقاوم	Pinnschmidt and Nielsen 2006
۵	Hanka	مقاوم	Nielsen, 2002
۶	Ricarda	مقاوم	Nielsen, 2002
۷	Linus	مقاوم	Nielsen, 2002
۸	Optima	مقاوم	Nielsen, 2002
۹	Evelyn	مقاطوم	Nielsen, 2002
۱۰	Mentor	مقاطوم	Nielsen, 2002
۱۱	Nizza	مقاطوم	Nielsen, 2002
۱۲	Charon	مقاطوم	Nielsen, 2002
۱۳	Bond	مقاطوم	Nielsen, 2002
۱۴	Pongo	مقاطوم	Nielsen, 2002
۱۵	Annabell	مقاطوم	Nielsen, 2002
۱۶	Orthega	مقاطوم	Nielsen, 2002
۱۷	Compact	مقاطوم	Ciulca <i>et al.</i> , 2010
۱۸	Madalin	مقاطوم	Ciulca <i>et al.</i> , 2010
۱۹	Regal	مقاطوم	Ciulca <i>et al.</i> , 2010
۲۰	Dana	مقاطوم	Ciulca <i>et al.</i> , 2010
۲۱	Thibaut	مقاطوم	Vale <i>et al.</i> , 2005
۲۲	Onice	مقاطوم	Vale <i>et al.</i> , 2005
۲۳	Vega	مقاطوم	Vale <i>et al.</i> , 2005
۲۴	Aldebaran	مقاطوم	Vale <i>et al.</i> , 2005
۲۵	Rebelle	مقاطوم	Vale <i>et al.</i> , 2005
۲۶	Proctor	نسبتاً مقاوم	Arru <i>et al.</i> , 2003
۲۷	Steptoe	نسبتاً مقاوم	Arru <i>et al.</i> , 2004
۲۸	Morex	حساس	Nielsen, 2002
۲۹	Alexis	حساس	Nielsen, 2002
۳۰	Jersey	حساس	Nielsen, 2002

مورفولوژیکی دیگر شامل: تعداد روز تا گلدھی، ارتفاع گیاه، تعداد بذر در سنبله، وزن هزار دانه، تعداد ردیف در سنبله و تعداد روز تا رسیدگی مورد ارزیابی قرار گرفتند. همچنین بذور جمع آوری شده در سال زراعی دوم، در سال سوم زراعی (۱۳۹۷-۱۳۹۸) نیز کشت و مورد بررسی قرار گرفتند. برای محاسبه میزان وقوع بیماری (Disease Incidence) در زمان ظهور سنبله یا گلدھی درصد گیاهان آلوده به بیماری در هر کرت با شمارش تعداد گیاهان سالم و تعداد گیاهان بیمار به عنوان شاخص ارزیابی مقاومت ارقام محاسبه شد. ارزیابی مقاومت ژنتیک‌ها به روش دلوگو (۳) صورت گرفت (جدول ۳).

ارزیابی مقاومت به بیماری

در سال اول اجرای آزمایش (سال زراعی ۱۳۹۵-۹۶) در مزرعه کشت گردیدند. بذور رقم یوسف که به عنوان حساس‌ترین رقم داخلی نسبت به این بیماری شناخته می‌شود از آزمایش‌های خزانه بیماری جو در ایستگاه تحقیقات طرق (مشهد) تهیه شده بود. بذور آلوده شده هر ژنتیک در پایان سال اول برداشت شده و در سال دوم (سال زراعی ۱۳۹۶-۹۷) از نظر میزان وقوع بیماری در شرایط مزرعه به همراه صفات

جدول ۳- مقیاس ارزیابی سطح مقاومت گیاهان به بیماری لکه قهوه‌ای نواری

Table 3. Evaluation level of plant resistance to barley leaf stripe disease

بسیار مقاوم	سطح مقاومت	وقوع بیماری
% ۰-۷	بسیار مقاوم	% گیاهان آلوده
% ۸-۱۱	مقاوم	% گیاهان آلوده
% ۱۲-۲۶	نسبتاً مقاوم	% گیاهان آلوده
% ۲۷-۷۸	حساس	% گیاهان آلوده
% ۷۹-۱۰۰	بسار حساس	% گیاهان آلوده

مقادیر آماره توصیفی براساس داده‌های فنوتیپی ۴۶ رقم تجاری و لاین امیدبخش انجام شد. برای محاسبات آماری از نرم‌افزار SPSS ویرایش ۲۵ استفاده شد. خوشبندی ژنتیک‌ها براساس صفات مورفولوژیکی به روش Ward و

تجزیه آماری

ابتدا نرمال بودن داده‌ها بر اساس روش کولموگروف- اسمیرنوف بررسی گردید. سپس تجزیه واریانس مرکب، آزمون مقایسه میانگین با روش LSD، همبستگی بین صفات و

مشاهده گردید. بذور برداشت شده از لاین‌ها و ژنتیک‌های آزمایشی طی دو سال زراعی ۱۳۹۶-۹۷ و ۱۳۹۷-۹۸ اجرای پروژه جهت ارزیابی مقاومت به بیماری لکه قهقهه‌ای نواری مورد بررسی قرار گرفتند. نتایج تجزیه واریانس مرکب در دو سال حاکی از آن بود که تنوع ژنتیکی قابل توجهی در بین ژنتیک‌ها از MSG: میانگین مربيعات تیمار، MSE: میانگین مربيعات خطاء، تکرار، واریانس ژنتیکی، PCV: واریانس فنتیپی و \bar{X} : میانگین صفات

نظر همه صفات مورد بررسی (میزان وقوع بیماری، تعداد روز تا گلدگی، تعداد روز تا رسیدگی، ارتفاع گیاه، تعداد بذر در سنبله و وزن هزار دانه) وجود داشت که نشان دهنده تنوع بالا بین آنها می‌باشد (جدول ۴). همچنین اثر متقابل ژنتیک در سال برای تمامی صفات معنی‌دار بود که بیانگر تفاوت واکنش ژنتیک‌ها در دو سال آزمایش است و براساس مقایسه میانگین LSD بین اکثر تیمارها در مقایسه با رقم شاهد (رقم یوسف) اختلاف آماری معنی‌دار ($p < 0.01$) مشاهده گردید. ضریب تغییرات ژنتیکی یکی از با ارزش ترین و مهم ترین پارامترها جهت تعیین تنوع در جمعیت است. بیشترین ضریب تغییرات مربوط به میزان وقوع بیماری است. این تنوع چشمگیر ژنتیک‌ها موجب گردید تا درصدهای مختلف وقوع بیماری مشاهده شود.

معیار فاصله اقلیدسی به منظور تعیین خویشاوندی ژنتیک‌ها مورد بررسی و گروه‌بندی آنها بر اساس صفات مهم زراعی با استفاده از نرم‌افزار JMP2.1 صورت گرفت. اجزای واریانس، ضرایب تغییرات ژنتیکی و فنتیپی با استفاده از فرمول‌های ذیل محاسبه گردیدند.

$$\sigma_p^2 = \sigma_g^2 + \sigma_e^2 \quad (1)$$

$$\text{واریانس فنتیپی} \quad (2)$$

$$\sigma_g^2 = \frac{MSG - MSE}{\bar{X}} \quad (3)$$

$$GCV(\%) = \frac{\sqrt{\sigma_g^2}}{\bar{X}} \times 100 \quad (4)$$

$$PCV(\%) = \frac{\sqrt{\sigma_p^2}}{\bar{X}} \times 100 \quad (5)$$

$$h_B^2 = \frac{\sigma_g^2}{\sigma_p^2} \quad \text{وراثت‌پذیری عمومی}$$

نتایج و بحث

ارزیابی تنوع و تجزیه واریانس

در سال اول اجرای پروژه (۱۳۹۵-۹۶) که به منظور انتقال آسودگی بذری از رقم شیوع دهنده بیماری (رقم یوسف) به لاین‌ها و ارقام آزمایشی انجام شده، آسودگی شدید به بیماری لکه قهقهه‌ای نواری بر روی رقم یوسف (شاهد حساس)

جدول ۴- میانگین مربيعات شش صفت مورفولوژیکی مورد بررسی برای ۴۶ رقم تجاری و ژنتیک امید بخش جو طی دو سال
Table 4. Mean squares of analysis of variance for six morphological traits among 46 barley commercial cultivars and promising genotypes during two years

میانگین مربيعات								
تعداد روز تا رسیدگی	وزن هزار دانه	تعداد بذر در سنبله	ارتفاع گیاه	میزان وقوع بیماری	تعداد روز تا گلدگی	درجه آزادی	منابع تغییرات	
۱۱۹۳۵/۴۰***	۱۶۳/۳۰***	۵۱/۴۰***	۴۱۲۸/۱۱***	۱۷۸/۱۶***	۶۰۶/۱***	۱	سال	
۵/۵۸ns	/۶۰ns	۲/۰۳ns	۷/۰۷ns	۶۸/۹۷ns	۱۰/۱۱ns	۴	بلوک (تکرار×سال)	
۴۵۹/۴۶***	۱۰/۸۳۸**	۱۰۶۹/۱۵***	۴۴۴/۸۲***	۱۰۲۲/۳***	۲۳۶/۶۵***	۴۵	ژنتیک	
۳۹۰/۰۴**	۲۲/۸۱**	۸/۰۷**	۴۵/۴۱**	۲۰۰/۶۲**	۱۰/۵۲**	۴۵	ژنتیک × سال	
۲۲/۵۴	۱/۴۱	۱/۳۲	۱۹/۳۷	۲۲/۵۷	۳/۶۴	۱۸۰	خطا	
۴/۴	۱۲/۱	۲۴/۱	۷/۳	۹۱/۶	۳/۹	-	ضریب تغییرات (%)	

*: Significant at 0.05, **: Highly significant at 0.01, ns: non-significant

صفت تعداد ردیف در سنبله ۱۰۰ درصد بود که بیانگر عدم تأثیر محیط بر این صفت است و به صورت کامل به نسل بعد انتقال می‌یابد. مطابق نظریه استانسیفیلد (۱۵) چانچه صفتی دارای توارث پذیری عمومی بیشتر از ۵۰ درصد باشد، دارای توارث پذیری چشمگیری است. در مطالعاتی که توسط شریملی و همکاران (۳۶) و همچنین الطلیل و الفایهات (۲) صورت گرفت، میزان وراثت‌پذیری اکثر صفات مورفولوژیکی بالای ۸۰ درصد برآورد شد (جدول ۵).

بالاترین ضریب تنوع ژنتیکی در صفات تعداد ردیف در سنبله (۳۸/۱۰ درصد)، تعداد بذر در سنبله (۳۶/۰۳ درصد) و وزن هزار دانه (۱۷/۱۴ درصد) مشاهده گردید. این صفت همچنین این صفات نیز دارای بیشترین ضریب تغییرات فنتیپی بودند. ضریب تنوع فنتیپی در شش صفت مورد بررسی از ضریب تنوع ژنتیکی بیشتر بوده است که بیانگر این است که صفات تحت تأثیر محیط قرار می‌گیرند. وراثت‌پذیری برای بیشتر صفات بالای ۹۰ درصد است، بطوری که برای

جدول ۵- اجزای واریانس شش صفت مورفولوژیکی برای ۴۶ رقم تجاری و لاین امید بخش جو

Table 5. Genetic variance for six morphological traits among 46 barley commercial cultivars and promising genotypes

صفات	میانگین	حداقل	حداکثر	واریانس ژنتیکی	ضریب تغییرات فوتیپی	ضریب تغییرات وراثت پذیری عمومی
تعداد روز تا گلدھی	۱۶۰/۱۸	۱۵۰/۸۳	۱۷۱/۸۳	۷۷/۴۸	۸۱/۶۹	۵/۵۰
ارتفاع گیاه	۱۱۶/۶۰	۹۵/۵۷	۱۴۰/۶۵	۱۴۱/۱۷	۱۰/۹۳	۱۰/۹۳
تعداد بذر در سنبله	۵۵/۴۵	۲۴/۶۲	۷۹/۷۵	۳۵۵/۹۹	۳۵۷/۱۸	۳۴/۰۳
وزن هزار دانه	۴۸/۴۹	۲۴/۶۶	۶۰/۲۱	۶۹/۰۷	۷۰/۲۴	۱۷/۲۸
تعداد روز تا رسیدگی	۱۹۹/۷۵	۱۸۴/۵۰	۲۱۰/۵۰	۱۴۶/۰۰	۱۶۷/۴۷	۶/۰۵
تعداد ردیف در سنبله	۵/۳۹	۲/۰۰	۶/۰۰	۴/۲۲	۴/۲۲	۳۸/۱۰

بود. ارزیابی همبستگی بین صفات از اهمیت بالایی برخوردار است، زیرا به اصلاح کننده در انتخاب بهترین صفت در بین صفت‌های مورد مطالعه کمک بسیاری می‌نماید (۱). طبق نتایج همبستگی وقوع بیماری با دو صفت ذکر شده (تعداد ردیف در سنبله و تعداد بذر در سنبله) با ارزیابی مزرعه‌ای کاملاً مطابقت داشت، زیرا میزان وقوع بیماری در گیاهان دو ردیفه (تعداد بذر کمتر در سنبله) و شش ردیفه (تعداد بذر بیشتر در سنبله) کاملاً متفاوت بود که نشان‌دهنده مقاومت بالای گیاهان دو ردیفه نسبت به گیاهان شش ردیفه است.

ارزیابی همبستگی بین صفات

ضریب همبستگی پیرسون بر اساس میانگین صفات در دو سال برای ۴۶ رقم تجاری و لاین امید بخش جو محاسبه گردید. بین اکثر صفات مورد مطالعه همبستگی مثبت مشاهده شد (جدول ۶). بالاترین همبستگی مثبت و معنی‌دار در سطح ۹۹ درصد بین دو صفت تعداد بذر در سنبله و تعداد ردیف در سنبله (۰/۸۸) و همچنین بین صفات تعداد روز تا گلدھی و تعداد روز تا رسیدگی (*۰/۵۷) بدست آمد. میزان وقوع بیماری با صفات تعداد بذر در سنبله (۰/۳۹**) و تعداد ردیف در سنبله (۰/۳۱*) دارای همبستگی مثبت و معنی‌دار

جدول ۶- ضرایب همبستگی بین هفت صفت اندازه‌گیری شده در ۴۶ رقم تجاری و لاین امید بخش جو

Table 6. Pearson's correlation coefficient for seven traits among 46 barley commercial cultivars and promising genotypes

صفت	تعداد روز تا گلدھی	وقوع بیماری	ارتفاع گیاه	تعداد بذر در سنبله	وزن هزار دانه	تعداد روز تا رسیدگی	تعداد ردیف در سنبله
تعداد روز تا گلدھی	۱	-۰/۲۳	-	-	-	-	-
وقوع بیماری	۱	-۰/۰۹	-۰/۱۱	-	-	-	-
ارتفاع گیاه	۱	-۰/۲۱	-۰/۳۹**	-	-	-	-
تعداد بذر در سنبله	-	-	-۰/۰۲	-	-	-	-
وزن هزار دانه	-	-	-۰/۲۰	-	-	-	-
تعداد روز تا رسیدگی	-	-	-۰/۲۰	-	-	-	-
تعداد ردیف در سنبله	-	-	-۰/۱۹	-	-	-	-

*: Significant at 0.05, **: Highly significant at 0.01.

بالاترین میانگین برای صفت وقوع بیماری (۲۱/۱۶) (درصد)، گروه چهارم فقط برای صفت وزن هزار دانه (۵۳/۵۵) بیشترین میانگین را دارا بودند و همچنین گیاهان دو ردیفه در این گروه قرار گرفتند (جدول ۶). میزان وقوع به بیماری لکه قهوه‌ای نواری در گروه اول ۷/۳۷ درصد، در گروه دوم ۳/۶۶ درصد، در گروه سوم ۲۱/۱۶ درصد و در گروه چهارم ۴/۵۹ درصد بود. بنابراین، گروه اول شامل گیاهان مقاوم، گروه دوم گیاهان کاملاً مقاوم، گروه سوم گیاهان حساس و گروه چهارم گیاهان کاملاً مقاوم است. همچنین برای برنامه اصلاحی در آینده بهترین هتروزیس برای اغلب صفات (ارتفاع گیاه، تعداد بذر در سنبله و وزن هزار دانه) از تلاقی ژنتیک‌های گروه اول و چهارم بدست می‌آید چون این ژنتیک‌ها بیشترین فاصله را نشان دادند.

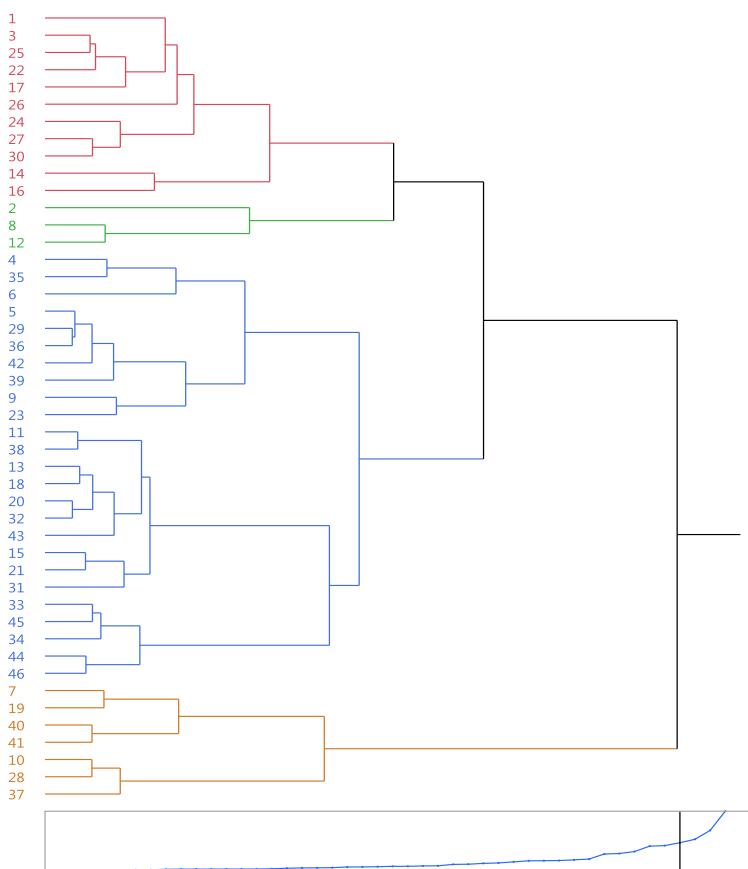
خوشه‌بندی ژنتیک‌ها

گروه‌بندی ژنتیک‌ها براساس صفات‌های مورفولوژیک با تجزیه خوشه‌ای به روش Ward و معیار فاصله اقلیدسی ژنتیک‌ها مورد بررسی و گروه‌بندی آنها بر اساس صفات مهم زراعی انجام شد که بتوان بهترین نتیجه را گرفت. ژنتیک‌ها در چهار گروه تقسیم‌بندی شدند (شکل ۲). بطوری که گروه اول دارای ۱۱ ژنتیک، گروه دوم که کوچکترین گروه است دارای سه ژنتیک، گروه سوم که بزرگترین گروه است دارای ۲۵ ژنتیک و گروه چهارم دارای هفت ژنتیک می‌باشد (جدول ۷) براساس گروه‌بندی انجام شده، گروه یک دارای بیشترین میانگین در صفات تعداد روز تا گلدھی (۱۶۶/۶۵)، ارتفاع گیاه (۱۲۱/۷۳) (سانتی‌متر)، تعداد بذر در سنبله (۶۱/۷۱) و تعداد روز تا رسیدگی (۰/۲۰۵) (روز)، گروه سوم شامل

جدول ۷- گروه‌بندی ۴۶ رقم تجاری و امید بخش مطابق آنالیز خوشبندی

Table 7. The groups of 46 barley commercial cultivars and promising genotype according to cluster analysis

زنوتیپ‌ها	گروه‌ها
Makoae, Jolge, CB-86-14, Khatam, Loot, CB-91-8, CB-84-10, CB-91-10, CB-93-12, Walfajre, Zarjow	۱ گروه
Bahman, Fajre, Jonnob	۲ گروه
Yousef, MB-93-12, Nosrat, Nik, CB-93-3, MB-93-14, WB-92-3, WB-89-5, Rihane, 12-shori, Sahra, WB-88-16, Zahak, Rihane-03, Torkman, MB-92-9, WB-92-6, kavir, Goharan, MB-90-14, MB-92-10, MBS-92-15, MB-93-10, MBS-92-5, MBS-92-16	۳ گروه
Behrokh, Dasht, WB-90-14, WB-90-15, Nimrooz, CB-92-15, MB-93-16	۴ گروه



شکل ۲- دندوگرام حاصل از گروه‌بندی ۴۶ رقم تجاری و ژنوتیپ امید بخش جو به روش Ward برای هفت صفت مورد بررسی

Figure 2. The dendrogram of 46 barley commercial cultivars and promising genotypes based on seven traits by Ward method

جدول ۸- میانگین مقادیر صفات مورفولوژیکی بررسی شده برای چهار گروه با استفاده از آنالیز خوشبندی برای ۴۶ رقم تجاری و امید بخش جو

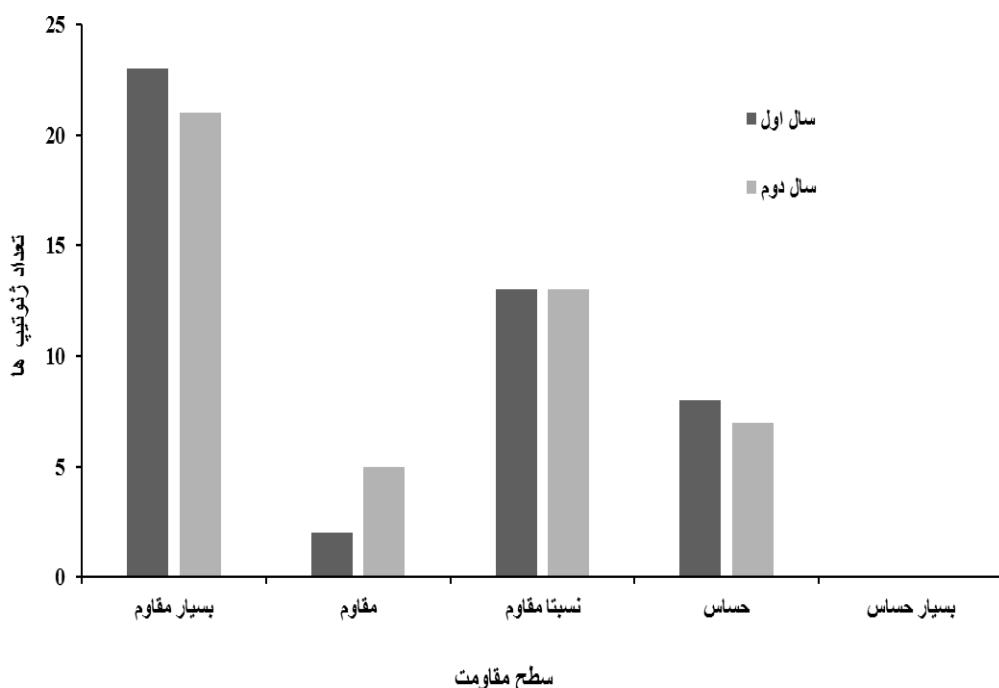
Table 8. Mean value of traits for four groups by cluster analysis among 46 barley commercial cultivars and promising genotypes

گروه‌ها	تعداد روز تا گلدھی	وقوع بیماری	ارتفاع گیاه	تعداد بذر در سنبله	وزن هزار دانه	تعداد روز تا رسیدگی	تعداد رسیدگی در سنبله
۱ گروه	۱۶۶/۶۵	۷/۳۷	۱۲۱/۷۳	۶۱/۷۱	۴۶/۵۲	۲۰۵/۶۱	۶
۲ گروه	۱۶۱/۶۷	۳/۶۶	۹۸/۵۴	۵۵/۴۸	۳۴/۶۶	۲۰۳/۷۲	۶
۳ گروه	۱۵۶/۳۹	۲۱/۱۶	۱۱۷/۶۵	۶۰/۳۵	۴۹/۵۷	۱۹۷/۴۷	۶
۴ گروه	۱۶۲/۹۳	۴/۵۹	۱۱۲/۵۰	۲۸/۱۱	۵۳/۵۵	۱۹۶/۹۸	۲

شاهد حساس (سال زراعی ۱۳۹۶-۹۷) در حدود ۵۵ درصد آلودگی را نشان داد. میانگین درصد آلودگی در سال اول ۱۴/۸۴ درصد مشاهده شد که بین صفر درصد برای ژنوتیپ امیدبخش CB-92-15 و ۵۴/۴ درصد برای ژنوتیپ امیدبخش MB-93-12 متغیر بود.

ارزیابی وقوع بیماری لکه قهوه‌ای نواری در بین ژنوتیپ‌های داخلی و ارقام مقاوم گزارش شده در منابع علمی

نتایج ارزیابی مقاومت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری ارقام تجاری و ژنوتیپ‌های امیدبخش در سال ۱۳۹۷-۹۸ در شکل ۳ بطور خلاصه نشان داده است. رقم یوسف (شیوع دهنده و



شکل ۳- نتایج ارزیابی مقاومت به بیماری لکه قهوهای نواری براساس میزان وقوع بیماری در رقم تجاری و ژنوتیپ امیدبخش طی دو سال
Figure 3. The Results of leaf strip disease evaluation based on disease incidence among 46 barley commercial cultivars and promising genotypes during two years

دوم بین ۱۷/۰ درصد و ۵۹/۷۵ درصد متغیر بوده است و رقم والجر کمترین آلدگی را نشان داد. در بین ژنوتیپ‌های امیدبخش ژنوتیپ ۱۵-CB-92 با کمترین میزان آلدگی و ژنوتیپ ۱۲-MB-۹۳ با بیشترین میزان آلدگی مشاهده گردید (جدول ۸). به طور کلی در این سال ۲۱ لاین کاملا مقاوم، پنج لاین مقاوم، ۱۳ لاین نیمه مقاوم و هفت لاین حساس ارزیابی شدند. بطوری که رقم تجاری به همراه ۱۲ ژنوتیپ امید بخش کاملا مقاوم و مقاوم بودند. براساس نتایج بدست آمده، تفاوت زیادی بین ارقام تجاری و ژنوتیپ‌های امید بخش در برابر مقاومت به بیماری لکه قهوهای نواری مشاهده نشده است و هر دو گروه کمترین میزان درصد آلدگی در دو سال زراعی را نشان دادند.

میانگین درصد آلدگی برای ارقام تجاری در سال اول ۱۴/۹ (درصد) بود که رقم دشت کمترین میزان آلدگی (۷۲/۰ درصد) را نشان داد. همچنین میانگین درصد آلدگی در بین ژنوتیپ‌های امید بخش ۱۵/۸۵٪ برآورد گردید (جدول ۹). در سال اول ۲۳ ژنوتیپ کاملا مقاوم، دو ژنوتیپ مقاوم، ۱۳ ژنوتیپ نیمه مقاوم و هشت ژنوتیپ حساس ارزیابی شدند، به طوری که ۱۳ رقم تجاری و ۱۲ ژنوتیپ امیدبخش کاملا مقاوم و مقاوم بودند.

نتایج نشان داد که میزان آلدگی در سال دوم (۹۸-۱۳۹۷) بیشتر بوده است. به طوری که گیاه بدون آلدگی اصلا مشاهده نشد و میزان درصد آلدگی از ۶۴/۵-۱-درصد متغیر بود (شکل ۳). رقم یوسف در این سال زراعی حدود ۶۰ درصد آلدگی نشان داد. میزان آلدگی ارقام تجاری در سال

جدول ۹- میانگین درصد وقوع بیماری برای ۴۶ رقم تجاری و لاین امید بخش جو در دو سال

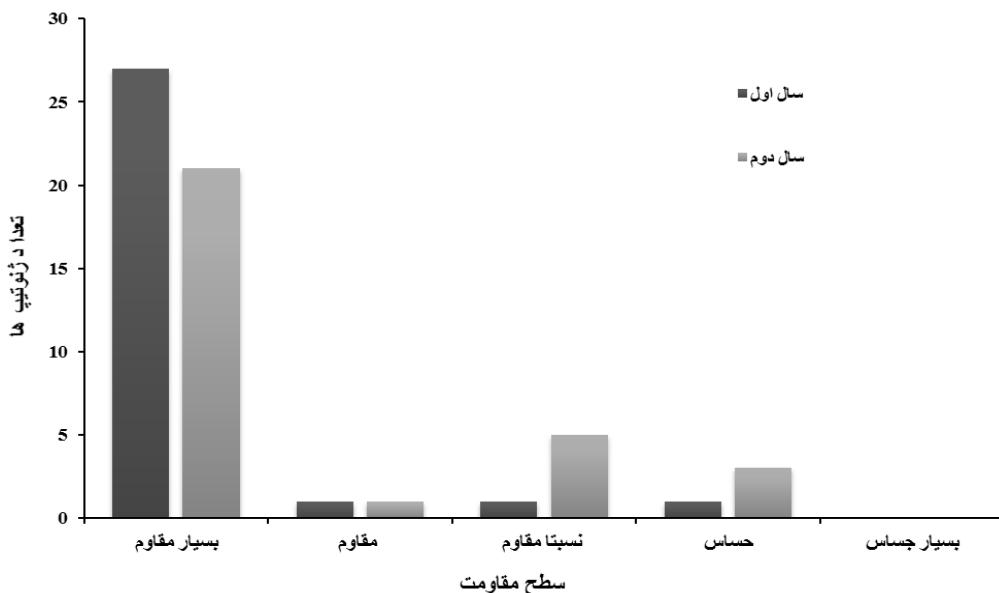
Table 9. Mean of disease incidence percent for 46 barley commercial cultivars and promising genotypes for two years

ردیف	رقم/لاین	میزان وقوع بیماری در سال اول (%)	میزان وقوع بیماری در سال دوم (%)	میزان وقوع بیماری در سال دوم (%)
۱	Makooae	۱۶/۱۵ ^b	۶/۶۷ ^a	۶/۶۷ ^a
۲	Bahman	۴/۰۱ ^a	۰/۷۸ ^a	۰/۷۸ ^a
۳	Jolge	۶/۳۶ ^a	۵/۲۱ ^a	۵/۲۱ ^a
۴	Yousef	۵۶/۰۰ ^b	۵۹/۷۵ ^b	۵۹/۷۵ ^b
۵	Nosrat	۲۷/۳۱ ^a	۲۹/۹۶ ^a	۲۹/۹۶ ^a
۶	Nik	۴۳/۰۹ ^b	۱۸/۲۳ ^a	۱۸/۲۳ ^a
۷	Behrokh	۳/۲۰ ^a	۵/۹۷ ^a	۵/۹۷ ^a
۸	Fajre	۵/۲۸ ^a	۴/۲۷ ^a	۴/۲۷ ^a
۹	Rihane	۳۲/۴۵ ^b	۴۹/۱۷ ^b	۴۹/۱۷ ^b
۱۰	Nimrooz	۴/۷۱ ^a	۲/۳۳ ^a	۲/۳۳ ^a
۱۱	Sahra	۸/۵۴ ^a	۷/۸۵ ^a	۷/۸۵ ^a
۱۲	Jonnob	۳/۴۲ ^a	۴/۲۱ ^a	۴/۲۱ ^a
۱۳	Zahak	۳/۴۰ ^a	۱۵/۵۵ ^a	۱۵/۵۵ ^a
۱۴	Walfajre	۰/۹۹ ^a	۰/۱۷ ^a	۰/۱۷ ^a
۱۵	kavir	۱۵/۳۹ ^b	۱۰/۴۳ ^a	۱۰/۴۳ ^a
۱۶	Zarjow	۹/۳۳ ^a	۱۵/۲۴ ^a	۱۵/۲۴ ^a
۱۷	Loot	۳/۴۴ ^a	۸/۴۴ ^a	۸/۴۴ ^a
۱۸	Rihane-03	۱۷/۶۴ ^a	۱۲/۹۰ ^a	۱۲/۹۰ ^a
۱۹	Dasht	۰/۷۷ ^a	۴/۵۷ ^a	۴/۵۷ ^a
۲۰	Torkman	۵/۸۸ ^a	۶/۱۱ ^a	۶/۱۱ ^a
۲۱	Goharan	۲۴/۴۱ ^a	۲/۹۷ ^a	۲/۹۷ ^a
۲۲	Khatam	۱۲/۲۰ ^a	۸/۳۳ ^a	۸/۳۳ ^a
۲۳	12-shori	۳۹/۱۷ ^b	۶۴/۴۴ ^b	۶۴/۴۴ ^b
۲۴	CB-84-10	۵/۴۰ ^a	۱/۴۳ ^a	۱/۴۳ ^a
۲۵	CB-86-14	۱۰/۵۸ ^a	۱۱/۵۰ ^a	۱۱/۵۰ ^a
۲۶	CB-91-8	۱۷/۲۶ ^a	۱۷/۹۵ ^a	۱۷/۹۵ ^a
۲۷	CB-91-10	۰/۹۵ ^a	۰/۴۴ ^a	۰/۴۴ ^a
۲۸	CB-92-15	۰/۰۰ ^a	۰/۱۷ ^a	۰/۱۷ ^a
۲۹	CB-93-3	۴۵/۶۵ ^b	۲۳/۳۳ ^b	۲۳/۳۳ ^b
۳۰	CB-93-12	۰/۷۷ ^a	۲/۷۸ ^b	۲/۷۸ ^b
۳۱	MB-90-14	۱۳/۸۷ ^b	۳۱/۱۱ ^b	۳۱/۱۱ ^b
۳۲	MB-92-9	۱۸/۸۴ ^b	۴/۵۸ ^a	۴/۵۸ ^a
۳۳	MB-92-10	۱۶/۸۹ ^b	۱۳/۱۱ ^b	۱۳/۱۱ ^b
۳۴	MB-93-10	۷/۴۰ ^a	۵/۵۸ ^a	۵/۵۸ ^a
۳۵	MB-93-12	۵۴/۳۹ ^b	۴۰/۹۵ ^b	۴۰/۹۵ ^b
۳۶	MB-93-14	۴۷/۰۰ ^b	۲۰/۸۳ ^b	۲۰/۸۳ ^b
۳۷	MB-93-16	۴/۰۳ ^a	۳/۹۰ ^a	۳/۹۰ ^a
۳۸	WB-88-16	۱۹/۰۴ ^b	۳/۵۸ ^a	۳/۵۸ ^a
۳۹	WB-89-5	۲۳/۹۱ ^b	۲۳/۷۳ ^b	۲۳/۷۳ ^b
۴۰	WB-90-14	۵/۸۸ ^a	۱۶/۱۱ ^a	۱۶/۱۱ ^a
۴۱	WB-90-15	۱/۲۸ ^a	۱۱/۳۰ ^a	۱۱/۳۰ ^a
۴۲	WB-92-3	۳۰/۷۶ ^b	۲۶/۴۴ ^b	۲۶/۴۴ ^b
۴۳	WB-92-6	۱۳/۷۹ ^b	۲/۵۷ ^a	۲/۵۷ ^a
۴۴	MBS-92-5	۱/۳۹ ^a	۱۷/۱۱ ^a	۱۷/۱۱ ^a
۴۵	MBS-92-15	۰/۱۷ ^a	۶/۱۹ ^a	۶/۱۹ ^a
۴۶	MBS-92-16	۰/۱۱ ^a	۲/۲۲ ^a	۲/۲۲ ^a

^a significant at 0.05, ^bNot significant at LSD 5%

در سال اول صفر درصد و در سال دوم ۰/۷ درصد بود که جزء ۷ نتوتیپ‌های کاملا مقاوم قرار دارد. رقم Morex که به عنوان رقم حساس معرفی شده است.

در مطالعه منابع مقاومت به بیماری لکه قهقهه‌ای نواری، ۲۵ ژنتوتیپ کاملا مقاوم در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با سه تکرار ارزیابی شدند (شکل ۴). در رقم Thaibut که حامل ژن مقاومت *Rdg2a* است، میزان آسودگی



شکل ۴- نتایج ارزیابی مقاومت به بیماری لکه قهوه ای نواری براساس میزان وقوع بیماری در ارقام مقاوم گزارش شده منابع علمی طی دو سال
Figure 4- The Results of leaf strip disease evaluation based on disease incidence among cultivars resistant reported in scientific sources during two years

دوم ۱۵/۵ درصد بود. البته افزایش میزان درصد آلدگی ارقام دو ردیفه در سال دوم می‌تواند به علت افزایش بارندگی و درصد رطوبت محیط باشد (۲۵) و یا اینکه میزان بذرهای آلدگی بیشتر بوده و احتمال آلدگی زیاد شده است. همچنین برخی از ارقامی که در سال اول هیچ گونه آلدگی نشان ندادند، در سال دوم میزان آلدگی اندکی را به خود اختصاص دادند که نشان‌دهنده این است که حتی در ارقام مقاوم در صورت کشت در سال‌های پی در پی و بدون استفاده از قارچ گشتهای ضدغذوی کننده بذر، بیماری می‌تواند در توده بذری گسترش یابد. درصد آلدگی ژنتیک امیدبخش CB-92-15 در هر دو سال ارزیابی صفر بوده است که نشان دهنده مقاومت بسیار خوب این ژنتیک نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری می‌باشد (شکل ۵). در سال دوم ۱۲/۴ درصد و ارقام لاین‌های امید بخش به طور متوسط ۱۲/۴ درصد و ارقام تجاری ۱۵/۷ درصد آلدگی را نشان دادند. اعتباریان (۱۷) مقاومت چند رقم جو را نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری در منطقه ورامین بررسی نمودند. محققین رقم والفجر، کویر و ریحان را بسیار حساس ارزیابی کردند ولی برخلاف نتایج ایشان در مطالعه حاضر رقم والفجر و رقم کویر مقاوم و همچنین در هر دو بررسی رقم ریحان حساس و رقم جنوب مقاومت خوبی به این بیماری از خود به نمایش گذاشتند.

در این مطالعه به طور میانگین در طی دو سال فقط ۳/۸ درصد آلدگی نشان داد و کاملا مقاوم ارزیابی گردید. ارقام Alexis و Jersey طبق مطالعات به عنوان ارقام حساس معروفی شده‌اند (۳۰) و در این بررسی هم به طور میانگین به ترتیب با ۲۴ درصد و ۲۸/۵ درصد آلدگی حساس ارزیابی گردیدند. ارقام Steptoe و Proctor به عنوان دو منبع با مقاومت نسبی گزارش شده‌اند و در این بررسی کاملا مقاوم بდست آمدند. در این مطالعه ارقام Steptoe، Rebelle و Morex به ترتیب ۳۵/۵ درصد، ۴۱/۵ درصد و ۷۵ درصد بیشترین میزان آلدگی نشان دادند و سایر ارقام مقاوم یا کاملا مقاوم بودند (جدول ۱۰).

نتایج ارزیابی‌های مزرعه‌ای نشان داد که تعداد قابل توجهی از ژنتیک‌های تجاری و امیدبخش از سطح مقاومت قابل قبولی نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری بروخوردar هستند. در جمعیت مورد بررسی ۷ ژنتیک Nimrouz, Dasht, CB-92-15, MB-93-16, WB-90-14, WB-90-15 دو ردیفه بودند. ژنتیک‌های دو ردیفه مقاومت بسیار خوبی نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نشان دادند. به طوری که میانگین درصد آلدگی آن‌ها در سال اول ۲/۸ درصد و در سال دوم ۶/۳ درصد بود. در حالی که میزان آلدگی ارقام شش ردیفه در سال اول ۱۶/۹ درصد و در سال

جدول ۱۰- میانگین درصد وقوع بیماری برای ۳۰ رقم مقاوم به بیماری لکه قهوه‌ای نواری گزارش شده در منابع علمی در دو سال
Table 10. Means of Disease incidence percent for 30 cultivars resistant to barley leaf stripe reported in scientific sources during two years

ردیف	رق	میزان وقوع بیماری در سال اول (%)	میزان وقوع بیماری در سال اول (%)	میزان وقوع بیماری در سال دوم (%)
۱	Vada	.۰	.۰	.۰
۲	Alabama	.۰	.۰	.۰
۳	Odin	.۱۵	.۳۱	.۰
۴	Scarlet	.۰	.۰	.۰
۵	Hanka	.۰	.۰	.۰
۶	Ricarda	.۰	.۰	.۰
۷	Linus	.۰	.۰	.۰
۸	Optima	.۰	.۰	.۰
۹	Evelyn	.۰	.۰	.۰
۱۰	Mentor	.۰	.۰	.۰
۱۱	Nizza	.۰	.۰	.۰
۱۲	Charon	.۰	.۰	.۰
۱۳	Bond	.۰	.۰	.۰
۱۴	Pongo	.۰	.۰	.۰
۱۵	Annabell	.۰	.۰	.۰
۱۶	Orthega	.۰	.۰	.۰
۱۷	Compact	.۰	.۰	.۰
۱۸	Madalin	.۰	.۰	.۰
۱۹	Regal	.۰	.۰	.۰
۲۰	Dana	.۰	.۰	.۰
۲۱	Thibaut	.۰	.۰	.۰
۲۲	Onice	.۰	.۰	.۰
۲۳	Vega	.۰	.۰	.۰
۲۴	Aldebaran	.۰	.۰	.۰
۲۵	Rebelle	.۰	.۰	.۰
۲۶	Proctor	.۰	.۰	.۰
۲۷	Steptoe	.۰	.۰	.۰
۲۸	Morex	.۰	.۰	.۰
۲۹	Alexis	.۰	.۰	.۰
۳۰	Jersey	.۰	.۰	.۰

چهار QTL مقاومت به بیماری سفیدک پودری بر روی کروموزوم‌های سه، چهار و شش در یک جمعیت متشکل از ۱۰۴ رقم جو شناسایی شد (۸). در حالی که تاکنون فقط دو ژن مقاومت اصلی شامل ژن مقاومت *Rdg1a* بر روی کروموزوم 2H در رقم وادا و ژن مقاومت *Rdg2a* بر روی کروموزوم 7H در رقم تایبیوت نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری در جو شناسایی شده اند. نتایج ارزیابی‌های مزرعه‌ای در شرایط ایستگاه طرق نشان داد که هر دو منبع مقاومت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری به جمعیت محلی این پاتوژن نیز مقاوم می‌باشند. رقم وادا علاوه بر مقاومت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری دارای یک ژن مقاومت اصلی به سفیدک پودری جو (ژن *Mlla*) می‌باشد. لذا این دو ژن مقاومت می‌توانند در برنامه‌های بهنژادی مبتنی بر انتخاب به کمک نشانگرهای مولکولی مورد استفاده قرار گیرند. با توجه به اینکه ژنتیک بیماری‌زایی قارچ عامل بیماری لکه قهوه‌ای نواری جو در ایران به خوبی مطالعه نشده است، برای هدایت برنامه‌های بهنژادی با هدف تولید ارقام جدید با مقاومت پایدار نسبت به این بیماری در تحقیقات تکمیلی بایستی وضعیت فاکتورهای بیماری‌زایی و تنوع ژنتیکی جمعیت‌های محلی پاتوژن در مناطق مختلف کشور مورد بررسی قرار گیرد.

اغلب ارقام تجاری داخلی و ژنتوتیپ‌های امیدبخش انتخابی نسبت به این بیماری مقاوم یا نیمه مقاوم بوده‌اند. رطوبت و درجه حرارت خاک در طول زمان جوانه زنی و رشد گیاهچه‌ها می‌توانند در میزان بروز بیماری لکه قهوه‌ای نواری جو تأثیر بسزایی داشته باشند. هنگامی که درجه حرارت خاک کمتر از

۱۲ درجه سانتی گراد باشد، بیشترین آلودگی در گیاهچه‌ها اتفاق می‌افتد و وقتی درجه حرارت خاک ۱۵ درجه سانتی گراد یا بیشتر باشد، آلودگی گیاهچه‌ها کاهش می‌یابد یا متوقف می‌شود (۱۲). کمتر بودن میزان بیماری در سال اول نسبت به سال دوم را شاید بتوان تا حدودی به دو عامل رطوبت و بالا بودن درجه حرارت در زمان جوانه زنی نسبت داد.

برخلاف بعضی از عوامل بیماری‌زایی مهم غلات مانند سفیدک پودری که تاکنون منابع ژنتیکی زیادی برای مقاومت به این بیماری‌ها شناخته شده و در برنامه‌های بهنژادی کاربرد داشته است، برای بیماری لکه قهوه‌ای نواری منابع ژنتیکی مقاومت بسیار محدود بوده است. به عنوان مثال برای سفیدک پودری تاکنون بیش از یکصد ژن مقاومت اصلی معرفی شده است. محققین دو QTL اصلی برای بیماری سفیدک پودری بر روی کروموزوم‌های چهار و هفت در یک جمعیت دابل هاپلوبیت شناسایی کردند (۱۸). همچنین در مطالعه‌ای دیگر



شکل ۵- بیماری لکه قهوه‌ای نواری جو باعث تشکیل نوارهای طولی قهوه‌ای رنگ بر روی برگ شده و گیاهان آلوه قادر به تشکیل سنبله نبوده و یا سنبله‌ها عقیم بوده و بذور بدست آمده پوک و چروکیده است. گیاه سمت چپ: رقم یوسف و شاهد حساس به بیماری، گیاه سمت راست: ژنوتیپ امید بخش ۱۵- CB-92-15 کاملا مقاوم به بیماری.

Figure 5. Barley leaf strip disease longitudinal dark brown necrotic stripe between the leaf veins, as well as spike sterility. Left plant: Yousof cultivar and susceptible to disease, Right plant: Promising genotype CB-92-15, highly resistant to disease.

ارزیابی گیاهان آلوه در مزرعه می‌باشد. بطوری که در ژنوتیپ‌های دو ردیفه داخلی مقاومت بالایی نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری مشاهده شد. ارقام تجاری از جمله والجر، دشت، بهمن، بهرخ و نیک نسبت به این بیماری مقاوم یا نیمه مقاوم بودند. براساس این مطالعه، در بین منابع مقاومت خارجی علاوه بر ارقام وادا و تایبیوت که مقاومت کامل داشتند، سایر ارقام همچون Steptoe و Proctor در شرایط ایران مقاوم بودند، در نتیجه می‌توان از آنها در برنامه‌های اصلاحی به عنوان والد مقاوم استفاده نمود.

نتیجه‌گیری کلی

بیماری لکه قهوه‌ای نواری تأثیر زیادی بر کاهش عملکرد جو دارد، لذا می‌توان با شناسایی ارقام مقاوم و کشت آنها، این بیماری را مدیریت کرد. طبق نتایج توع چشمگیری در ژنوتیپ‌ها نسبت به بیماری لکه قهوه‌ای نواری مشاهده گردید. بیشتر ژنوتیپ‌ها در سطح مقاومتی کاملا مقاوم و نیمه مقاوم ارزیابی شدند. آنالیز همبستگی پیرسون نشان داد، بین صفت تعداد ردیف در سنبله و میزان درصد گیاهان آلوه همبستگی مثبت و معنی‌دار وجود دارد که منطبق بر نتایج بدست آمده از

منابع

1. Ahmadikhah, A., S. Nasrollanejad and O. Alishah. 2012. Quantitative studies for investigating variation and its effect on heterosis of rice. International Journal of Plant Production, 2(4): 297-308.
2. Al-Tabbal, J.A. and A.H. Al-Fraihat. 2012. Genetic variation, heritability, phenotypic and genotypic correlation studies for yield and yield components in promising barley genotypes. Journal of Agricultural Science, 4(3): 193.
3. Arabi, M., M. Jawhar, B. Al-Safadi and N. MirAli. 2004. Yield responses of barley to leaf stripe (*Pyrenophora graminea*) under experimental conditions in southern Syria. Journal of Phytopathology, 152(8- 9): 519-523 .
4. Arru, L., E. Francia and N. Pecchioni. 2003. Isolate-specific QTLs of resistance to leaf stripe (*Pyrenophora graminea*) in the 'Steptoe'×'Morex' spring barley cross. Theoretical applied genetics, 106(4): 668-675 .
5. Arru, L., R. Niks, P. Lindhout, G. Vale, E. Francia and N. Pecchioni. 2002. Genomic regions determining resistance to leaf stripe (*Pyrenophora graminea*) in barley. Journal of Genome, 45(3): 460-466 .
6. Babadoost, M. 1993. Evaluatino of barley seed-born disease importance in Azarbaijan Sharghi province. Iranian plant protection congress, 31 (In Persian).

7. Badr, A., H.E. Rabey, S. Effgen, H. Ibrahim, C. Pozzi, W. Rohde and F. Salamini. 2000. On the origin and domestication history of barley (*Hordeum vulgare*). *Journal of Molecular biology and evolution*, 17(4): 499-510.
8. Bakhtiari, S., H. Sabouti, M. Mollashahi and H. Hosseini Moghdam. 2019. Identification of the QTLs of resistance to barley powdery mildew using F3 families derived from the cross Badia and Kavir barley cultivars. *Journal of Plant Pathology*, 55(1): 19-32 (In Persian).
9. Behrouzin, M. and P. Asadi. 1991. Evaluation of barley leaf stripe biology in Azarbaijan Sharghi province. Retrieved from Azarbaijan sharghi research center (In Persian).
10. Benkorteby-Lyazidi, H., I. Zeghar, L. Hanifi-Mekliche and Z. Bouznad. 2019. Barley leaf stripe disease in Algeria: evaluation of virulent *Pyrenophora graminea* isolates and identification of resistant Algerian barley genotypes. *Journal of Agricultural Sciences*, 25(3): 367-372.
11. Biselli, C., S. Urso, L. Bernardo, A. Tondelli, G. Tacconi, V. Martino, S. Grando and G. Valè. 2010. Identification and mapping of the leaf stripe resistance gene Rdg1a in *Hordeum spontaneum*. *Journal of Theoretical Applied Genetics*, 120(6): 1207-1218.
12. Bulgarelli, D., C. Biselli, N.C. Collins, G. Consonni, A.M. Stanca, P. Schulze-Lefert and G. Valè. 2010. The CC-NB-LRR-type Rdg2a resistance gene confers immunity to the seed-borne barley leaf stripe pathogen in the absence of hypersensitive cell death. *Journal of PloS One*, 5(9): 12599.
13. Bulgarelli, D., N. Collins, G. Tacconi, E. Dellaglio, R. Brueggeman, A. Kleinhofs, A. Stanca and G. Valè. 2004. High-resolution genetic mapping of the leaf stripe resistance gene Rdg2a in barley. *Journal of Theoretical Applied Genetics*, 108(7): 1401-1408 .
14. Ciulca, S., E. Madoşă, A. Ciulca and G. Velicevici. 2010. Leaf stripe resistance (*Helminthosporium gramineum*) in winter barley. *Journal of Horticulture, Forestry Biotechnology*, 14(2): 272-277.
15. Elrod, S.L. and W.D. Stansfield. 2002. *Schaum's Outline of Theory and Problems of Genetics*: McGraw-Hill.
16. Ershad, J. 2009. *Fungus of IRAN* (Vol. 1). Tehran, Iran: Agricultural and natural resources research and education center (In Persian).
17. Etebarian, H.R. 2003. Distribution of barley stripe disease in Varamin area and response of some barley cultivars to the disease. *Journal of Seed and Plant*, 19(1): 48-57 (In Persian).
18. Falak, I., D. Falk, N. Tinker and D. Mather. 1999. Resistance to powdery mildew in a doubled haploid barley population and its association with marker loci. *Journal of Euphytica*, 107(3): 185-192 .
19. Friedt, W., D. Horsley, B. Harvey, C. Poulsen, C. Lance, S. Ceccarelli, S. Grando and F. Capettini. 2011. Barley breeding history, progress, objectives, and technology. In *Barley: Production, Improvement and Uses*: Blakwell Publishing, 70 pp.
20. Golzar, H. 1995. Barley leaf blights in Iran. *Journal of Rachis*, 14(1/2): 40-41 (In Persian).
21. Harwood, W. 2016. Barley as a cereal model for biotechnology applications. In J. Huw (Ed.), *Biotechnology of major cereals*. Unintited Kingdom: CAB international, 80-87 pp.
22. Harwood, W. 2019. An introduction to barley: The crop and the model. In *Barley*: Springer, 1-5 pp.
23. Jafarzadeh, J., A. Babai-Ahari, M. Moghaddam Vahed, M. Valizadeh, H. Kazemi and H. Ghazvini. 2005. Study of responses of barley landraces to barley leaf stripe, *Pyrenophora graminea*. *Journal of Water and soil science*, 9(1): 215-224 (In Persian).
24. Mamluk, O., L. Çetin, H.J. Braun, N. Bolat, L. Bertschinger, K. Makkouk, A. Yildirim, E. Saari, N. Zencirci and S. Albustan. 1997. Current status of wheat and barley diseases in the Central Anatolian Plateau of Turkey. *Journal of Phytopathologia Mediterranea*, 167-181.
25. Mathre, D.E. 1997. *Compendium of barley diseases* (Vol. 1): APS press St. Paul, MN.
26. Miedaner, T. and V. Korzun. 2012. Marker-assisted selection for disease resistance in wheat and barley breeding. *Journal of Phytopathology*, 102(6): 560-566.
27. Mueller, K., G. Valè and D. Enneking. 2003. Selection of resistant spring barley accessions after natural infection with leaf stripe (*Pyrenophora graminea*) under organic farming conditions in Germany and by sandwich test. *Journal of Plant Pathology*, 9-14.
28. Mundt, C.C. 2014. Durable resistance: a key to sustainable management of pathogens and pests. *Journal of Infection, Genetics Evolution*, 27: 446-455.
29. Nelson, R., T. Wiesner-Hanks, R. Wisser and P. Balint-Kurti. 2018. Navigating complexity to breed disease-resistant crops. *Journal of Nature Reviews Genetics*, 19(1): 21.
30. Nielsen, B.J. 2002. Screening for resistance to leaf stripe (*Pyrenophora graminea*) in barley. Paper presented at the Proceedings of the second International Workshop on barley Leaf Blights, 7-11 April 2002.
31. Oerke, E. 2006. Crop losses to pests. *Journal of Agricultural Science*, 144, 31 .
32. Oğuz, A.Ç. 2019. Resistance of wild barley (*Hordeum spontaneum*) and barley landraces to leaf stripe (*Drechslera graminea*). *Journal of Phytopathologia Mediterranea*, 58(3): 485-495.
33. Patpour, M., M. Torabi, H.R. Pouralibaba and V. Mardoukh. 2006. Responses of some promising dryland barley lines to leaf stripe disease caused by *Pyrenophora graminea* & Kurib. *Journal of Seed and Plant*, 22(2): 201-213 (In Persian).

34. Pinnschmidt, H.O. and B.J. Nielsen. 2006. Leaf stripe resistance of spring barley cultivars. DARCOFenews.
35. Savary, S., A. Ficke, J.N. Aubertot and C. Hollier. 2012. Crop losses due to diseases and their implications for global food production losses and food security. Journal of Food Security, 4.
36. Shrimali, J., A. Shekhawat, and S. Kumari. 2017. Genetic variation and heritability studies for yield and yield components in barley genotypes under normal and limited moisture conditions. J. of Pharmacognosy Phytochemistry, 6(4): 233-235.
37. Si, E., Y. Meng, X. Ma, B. Li, J. Wang, P. Ren, L. Yao, K. Yang, Y. Zhang and X. Shang. 2019. Development and characterization of microsatellite markers based on whole-genome sequences and pathogenicity differentiation of *Pyrenophora graminea*, the causative agent of barley leaf stripe. European Journal of Plant Pathology, 154(2): 227-241.
38. Skou, J., B. Nielsen and V. Haahr. 1994. Evaluation and importance of genetic resistance to leaf stripe in western European barleys. Journal of soil and Plant Sciences, 44(2): 98-106.
39. Tacconi, G., L. Cattivelli, N. Faccini, N. Pecchioni, A. Stanca and G. Vale. 2001. Identification and mapping of a new leaf stripe resistance gene in barley (*Hordeum vulgare* L.). Journal of Theoretical Applied Genetics, 102(8): 1286-129.
40. Thomsen, S., H. Jensen, J. Jensen, J. Skou and J.H. Jørgensen. 1997. Localization of a resistance gene and identification of sources of resistance to barley leaf stripe. Journal of Plant breeding, 116(5): 455-459.
41. Valè, G., N. Pecchioni, D. Bulgarelli, G. Tacconi, E. Dall'Aglio, G. Delogu and M. Stanca. 2005. Genetic bases of barley resistance to the leaf stripe agent *Pyrenophora graminea*. Paper presented at the In the wake of the double helix from green revolution to gene revolution.
42. Wang, Y., X. Ren, D. Sun and G. Sun. 2015. Origin of worldwide cultivated barley revealed by NAM-1 gene and grain protein content. Journal of Frontiers in plant science, 6: 803.
43. Zafari, D. 1995. Barley leaf stripe in Hamadan and Lorestan province. Journal of Plant protection congress, 41 (In Persian).

Identification of Genetic Sources of Resistance to the Seed-Born Leaf Stripe Disease of Barley (*Pyneophera graminea* Ito & Kurib)

Mehdi Sohrabi¹, Saeid Malekzadeh Shafaroudi² and Reza Aghnoum³

1- PhD Student, Plant Biotechnology and Breeding Department, College of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad

2- Associate Professor, Plant Biotechnology and Breeding Department, College of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad, (Corresponding author: Malekzadeh-s@um.ac.ir)

3- Associate Professor, AREEO, Mashhad Seed and Plant Improvement Research Department, Khorasan Razavi Agricultural and Natural Resources Research and Education Center

Received: 9 February, 2022 Accepted: 3 April, 2022

Extended Abstract

Introduction and Objective: Leaf stripe disease of barley is caused by the seed transmitted hemi-biotrophic fungus *Pyneophera graminea* which has spread in to important areas of barley production in Iran especially in Khorasan Razavi province. The fungus survives as a mycelium in the pericarp, the hull and the seed coat, but not in the embryo. During the seed generation, its growing mycelium penetrates the coleorhiza and it colonized the plant systematically starting from the root tip. Once infection spreads into the young leaves, growth switches to a necrotrophic phase with the production of a host-specific glycosyl toxin that causes longitudinal dark brown necrotic stripe between the leaf veins, as well as spike sterility. Finally become necrotic, lead to severe yield reduction when seed infection is high, especially in organic farming systems. The aim of the present study was to evaluate the resistance of domesticated commercial cultivars (23 cultivars), promising candidate genotypes (23 genotypes) and foreign genetic resources (30 cultivars).

Material and Methods: In this study, the resistance of 46 commercial cultivars and promising genotypes with 30 cultivars resistant to barley leaf stripe reported in scientific sources to leaf stripe disease with six morphological traits including days to heading, plant height, number of seed in spike, one-thousand grains weight and days to maturity was evaluated in randomized complete block design with three replications during two cropping years (2017-2019) in Mashhad Agricultural and Natural Resources Research and Education Center. Infection of plants occurred naturally. Evaluation of resistance of genotypes by Delogo method was calculated based on the percentage of infected plants as well as components of variance, heritability, genetic and phenotypic coefficients using SPSS software and formula.

Results: All of the traits were significant and highly significant among the genotypes during two years. The highest coefficient of genetic diversity was observed in the number of rows in spike and the number of seeds per spike and the lowest was observed in the number of days to flowering. Heritability above 90% was obtained for most of traits. A positive correlation was shown between most of the traits. The highest coefficient of variation is belonged to disease incidence. The percentage of infection in the first year varied between 0 and 54.5% and in the second year ranged from one to 64.5%. Disease incidence for first year was observed, 23 highly resistant genotypes, two resistant genotypes, 13 moderately resistant genotypes and eight susceptible genotypes and also for second years evaluated 21 highly resistant genotypes, five resistant genotypes, 13 moderately resistant genotypes and seven sensitive genotypes.

Conclusion: Leaf stripe disease has a significant effect on reducing barley yield, so it can be managed by identifying resistant cultivars. Based on the results, the studied cultivars and genotypes showed various reactions to disease, ranging from susceptible to highly resistant. Most genotypes were observed as highly resistant and moderately resistant. According to results two-row genotypes had a higher resistance level than six-row genotypes to leaf stripe. Based on the results, a number of commercial cultivars, including Walfajre, Dasht, Bahman, Behrokh and Nik have been resistant or semi-resistant to this disease.

Keyword: Commercial cultivar, Disease incidence, Leaf stripe, Promising genotypes, *Pyneophera graminea*