

بررسی تنوع ژنتیکی مقاومت به بیماری بلایت باکتریایی گندم نیازگار (*Pseudomonas syringae* pv. *Syringae*)

مولکولی ISSR در ارقام گندم بومی ایران

سیده زهرا فاطمی‌فرد، اسد معصومی‌اصل* و رسول رضایی

ایران، یاسوج، دانشگاه یاسوج، دانشکده کشاورزی، گروه اصلاح نباتات

تاریخ پذیرش: ۹۷/۱۰/۲۵ تاریخ دریافت: ۹۷/۶/۲۱

چکیده

گندم نان مهمترین محصول جهان است که عملکرد آن تحت تأثیر چندین بیماری از جمله بیماری باکتریایی برگ قرار دارد. مناسب ترین روش برای مدیریت این بیماری، استفاده از ارقام مقاوم است. نیازگارهای DNA در زمینه مقاومت به بیماریها در گروه‌بندی گیاه بسیار موثر هستند و در میان این نیازگارها، نیازگار ISSR توصیه می‌شود زیرا اطلاعات پیشین از توالی DNA لازم نیست و پیاده سازی آن آسان و سریع می‌باشد. در این تحقیق، تنوع ژنتیکی ۲۷ ارقام بومی گندم بومی ایران با توجه به مقاومت در برابر بلایت باکتریایی با استفاده از ۱۲ آغازگر ISSR مورد بررسی قرار گرفت که ۱۷۰ باند قابل بررسی را تولید کرد که ۱۵۶ باند چندشکل است. بالاترین درصد نوارهای چندشکل متعلق به آغازگرهای F7juinkhlif8 و F10 و پایین‌ترین مقدار آن مربوط به آغازگر F9 بود. بالاترین مقدار محتوای اطلاعات چندشکلی (PIC) متعلق به آغازگرهای F10 و F5 و کمترین مقدار آن متعلق به آغازگر F7 بود. تجزیه خوشای این ارقام را به چهار گروه تقسیم کرد: ارقام قدس، امید و آتاک در گروه مقاوم و سایر ارقام در گروه حساس و بسیار حساس قرار گرفتند. چندشکلی بالای به دست آمده در این تحقیق می‌تواند به کارایی بالای نیازگار ISSR در ارزیابی تنوع ژنتیکی ارقام گندم از نظر مقاومت در برابر بیماری‌های مختلف نسبت داده شود.

واژه‌های کلیدی: ژنتیک، تجزیه خوشای، چندشکلی، نیازگار مولکولی

* نویسنده مسئول، تلفن: ۰۷۴۳۳۲۲۴۸۴۰، پست الکترونیکی: Masoumiasl@yu.ac.ir

مقدمه

استان کرمان مشاهده شد (۲) و تاکنون از مزارع گندم استان‌های کهگیلویه و بویراحمد، فارس (۱)، سیستان و بلوچستان و گیلان (۲۲) نیز گزارش شده است. مناسب‌ترین روش مدیریت این بیماری استفاده از ارقام مقاوم است (۸).

در برنامه‌های اصلاحی، از نیازگارهای مولکولی به عنوان ابزاری مناسب و مکمل روش‌های اصلاح کلاسیک استفاده می‌شود. این نیازگارها به علت پوشش وسیع ژنومی و همچنین سهولت آشکارسازی و تشخیص، کاربرد فراوانی داشته و استفاده از اطلاعات به دست آمده در مدیریت بهتر

گندم نان (Triticum aestivum L.) از نظر تولید و سطح زیر کشت جهانی نسبت به دیگر غلات دانه‌ای رتبه اول را دارا می‌باشد (۱۵). بنابراین با توجه به وسعت سطح زیر کشت این گیاه و افزایش نیاز روزافزون به آن، نیازمند ارقام سازگار و پایدار از جهت عملکرد نسبت به تنش‌های زنده و غیر زنده می‌باشیم. براساس آمار منتشر شده، بیماری‌های گیاهی منجر به کاهش ۳۵ درصدی تولیدات گندم می‌شوند (۱۰). در صورت مناسب بودن شرایط محیطی، بیماری بلایت برگی می‌تواند سبب کاهش قابل ملاحظه محصول شود (۲۵، ۲ و ۲۳). این بیماری در ایران نخستین بار در

با ۱۶ نوار و آغازگرهای UBC₈₁₁ و UBC₈₂₃ با ۱۴ نوار بیشترین و آغازگر UBC₈₂₅ با ۴ نوار، کمترین تعداد نوار را تشکیل دادند. تجزیه خوشای، ۴۰ توده بررسی شده را در سه گروه طبقه‌بندی کرد که هر گروه به ترتیب شامل ۱۳، ۹ و ۱۸ توده بودند. استفاده از ۹ آغازگر ISSR برای شناسایی تنوع ژنتیکی مرتبط با بیماری فوزاریوم در گیاه نخود مشخص کرد از این آغازگرها در مجموع ۶۱ باند تولید شد که در این میان ۴۴ نوار چندشکل (۷۲/۱ درصد) ایجاد شد (۱۷). همچنین در پژوهش مسعودی و همکاران (۱۱) برای ارزیابی مقاومت به بیماری سفیدک پودری که با استفاده از نشانگرهای ISSR، iBPS و IRAP، بر روی ۱۱۵ ژنوتیپ گندم انجام گردید، بیشترین و کمترین درصد چندشکلی مربوط به آغازگر نوع ISSR و iBPS به ترتیب با ۱۰۰ و ۵۰ درصد بود و آلل PR50-60-60 پیشترین ارتباط را با صفات مورد ارزیابی در این پژوهش داشت.

هدف از این پژوهش، بررسی تنوع ژنوتیپ‌های گندم ایرانی از لحاظ مقاومت به بیماری بلاست باکتریایی می‌باشد. از آنجا که ایران از کشورهای غنی از ذخایر تواریثی برخی محصولات مهم از جمله گندم است، ارزیابی اولیه و پیشرفتنه ذخایر ارزشمند گندم در ارتباط با اهداف اصلاحی این محصول که برطرف کننده مشکلات تولید است باید در اولویت قرار گیرد.

مواد و روشها

۲۷ رقم گندم بومی ایران از موسسه تحقیقات، اصلاح و تهیه نهال و بذر کرج تهیه شد که اسامی آنها در جدول ۱ آورده شده است. این ارقام در گلستان حاوی خاک جمع آوری و الک شده (خاک زراعی، کود حیوانی و ماسه شسته بود) در گلخانه تحقیقاتی دانشگاه یاسوج و در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار کشت شدند. گیاهان از زمان کاشت تا زمان برداشت در شرایط کنترل شده نور، دما، کنترل آلودگی و رطوبت نگهداری شدند.

ژرم‌پلاسم موجود و استفاده بهینه از آن در برنامه بهزادی مفید می‌باشد. نشانگرهای مولکولی بعویژه نشانگرهای مبتنی بر DNA با ایجاد تعداد نامحدودی نشانگر و با حذف اثرات ناشی از عوامل محیطی، توانسته اند بسیاری از مشکلات مربوط به نشانگرهای مورفلوژیک را برطرف کنند (۱۸ و ۱۹). در تکنیک گزینش به کمک نشانگر، همبستگی بین نشانگرهای DNA و صفات مهم زراعی همچون مقاومت به عوامل بیماری‌زا، حشرات، نماتدها، تحمل به تنش‌های غیرزنده، پارامترهای کیفیت و صفات کمی مورد بررسی قرار می‌گیرد. در این روش نشانگرهایی که در مجاورت ژن هدف قرار دارند، شناسایی و انتخاب می‌شوند. به این ترتیب این روش به شناسایی گیاهان حامل ژن‌های هدف به طور هم زمان و بدون قرار دادن در معرض هجوم بیمارگر یا حشره در نسل‌های اولیه، کمک خواهد کرد (۳). در تحقیق دیگر بیان شد که شناسایی نشانگرهای مولکولی پیوسته با ژن‌های کنترل کننده صفات، به عنوان روشی بسیار مفید جهت شناسایی ارقام مقاوم می‌باشد (۲۶).

نشانگرهای بین ریزماهوارهای ژنومی یا ISSR، یک دسته از نشانگرهای مولکولی مبتنی بر تکثیر قطعات کوتاه DNA درون توالی‌های تکراری ساده می‌باشند. این قطعات، حتی در میان ژنوتیپ‌های بسیار نزدیک، چندشکلی بالای نشان می‌دهند که ناشی از فقدان محدودیت‌های کارکردی در این مناطق ژنومی می‌باشد. در بررسی تنوع ژنتیکی ۴۸ رقم گندم نان و ۵۱ رقم گندم دوروم در کشور پرتعال که با استفاده از ۱۸ آغازگر ISSR انجام شد، در مجموع ۹۶/۳ درصد چندشکلی برای ارقام گندم نان و ۹۸/۵ درصد چندشکلی برای ارقام گندم دوروم گزارش کردند (۱۴). این پژوهشگران اشاره کردند که ISSR بازتاب خوبی از تنوع ژنتیکی درون گونه‌ای، بین گونه‌ای و بین ارقام‌ها را نشان می‌دهد. فتحی و همکاران (۷) تنوع ژنتیکی ۴۰ گونه از Aegilops triuncialis جمع‌آوری شده از مناطق غربی ایران را با استفاده از آغازگر ISSR بررسی کردند که ۱۱۸ نوار چندشکل به دست آمد و از بین آنها آغازگر UBC₈₁₇

جدول ۱- ارقام گنده مورد مطالعه

۱- آزادی	۲- الموت	۳- الوند	۴- اترک	۵- امید	۶- اینیاء	۷- بزوستایا
۸- بولانی	۹- تجن	۱۰- چمران	۱۱- داراب	۱۲- روشن	۱۳- زرین	۱۴- سیلان
۱۵- سرخ‌تخم	۱۶- سرداری	۱۷- شعله	۱۸- طبی	۱۹- فلات	۲۰- قدس	۲۱- کارچیا
۲۲- کویر	۲۳- گلستان	۲۴- ماهوتی	۲۵- مهدوی	۲۶- میهن	۲۷- نیکنژاد	

و SDS، با تغییراتی در روش اسفندانی بزچلوئی (۱۳۹۶) انجام گردید. پس از تعیین کیفیت و کمیت DNA استخراجی با استفاده از الکتروفورز ژل آگارز یک درصد و دستگاه اسپکتروفوتومتری، واکنش PCR با استفاده از ۱۲ آغازگر ISSR (جدول ۲) انجام گردید. واکنش PCR با استفاده از PCR Master Mix(2X) شرکت آمپلی کون آماده مصرف (تهیه شده از شرکت سیناژن) به میزان ۱۰ میکرولیتر، ۱/۵ میکرولیتر DNA استخراج شده (۱۰) نانوگرم در میلی لیتر) و ۲ میکرولیتر از آغازگر (۱۰) میکرومول (۶/۵ میکرولیتر آب دوبار تقطیر انجام گردید. الگوی دمایی واکنش زنجیره‌ای پلیمراز شامل یک چرخه واسرشت اولیه به مدت ۲ دقیقه در دمای ۹۴ درجه سانتگراد، ۳۵ چرخه شامل واسرشت سازی به مدت ۳۰ ثانیه و در دمای ۹۴ درجه سانتگراد، اتصال آغازگر به الگو در دمای ۴۰/۸-۶۲/۶ درجه سانتگراد به مدت ۴۵ ثانیه (جدول ۲)، مرحله بسط در دمای ۷۲ درجه سانتگراد و به مدت ۱/۳ دقیقه. و یک چرخه بسط نهایی به مدت ۲۰ دقیقه در دمای ۷۲ درجه سانتگراد. محصولات PCR با استفاده از ژل آگارز ۲/۵ درصد با ولتاژ ۱۰۰ با استفاده از دستگاه الکتروفورز از هم تفکیک شدند. قطعات DNA تکثیر شده به صورت صفر (عدم حضور باند) و یک (حضور باند) امتیازبندی و از ضریب تشابه جاکارد برای محاسبه تشابه بین هر یک از زوج‌های ژنتیکی استفاده گردید. جهت به دست آوردن تعداد آلل مشاهده شده (N_a)، تعداد آلل موثر (N_e)، شاخص شانن (I)، میزان GenAlex هتروزیگوستی مورد انتظار (H_e) از نرم‌افزار استفاده گردید. همچنین ترسیم درخت فیلوزنی و نمودار

برای انجام محلول پاشی برگی، از سوسپانسون اولیه باکتری که از گروه گیاهپزشکی دانشکده کشاورزی دانشگاه یاسوج تهیه شد، کشت ۱۶ خطی انجام گردید و سپس از کشت مجدد اولیه، کشت ۲۴ ساعته انجام شد. از کشت ۲۴ ساعته کلونی باکتری درون ارلن حاوی آب مقطر یک بار تقطیر اتوکلاو شده منتقل و سوسپانسون تهیه شد. سپس میزان جذب نوری سوسپانسیون باکتری در طول موج نوری ۶۰۰ فرائت گردید. اسپری پاشی دستی در مرحله ۵-۴ برگی انجام شد (۲۴). گیاهان شاهد نیز با آب یک بار تقطیر اتوکلاو شده، اسپری پاشی برگی گردیدند. به منظور بررسی میزان آلودگی برگی بوسیله باکتری Pss نمونه برداری در بازه‌های زمانی ۷، ۱۴ و ۱۸ روز پس از محلول پاشی برگی انجام گرفت. سپس از برگهای تلقیح شده عکس تهیه شده و سطح آلودگی با استفاده از نرم‌افزار IMAGE J محاسبه گردید. گروه‌بندی ارقام در ۶ گروه و طبق رده‌بندی (۱۹) انجام گرفت. بر طبق این رده‌بندی، صفر: یعنی فاقد هرگونه علامت قابل مشاهده. یک: یعنی کلروز بدون بافت‌مردگی. دو: یعنی بافت‌مردگی کمتر از ۱۰ درصد. سه: یعنی بافت‌مردگی بین ۱۱ تا ۳۰ درصد. چهار: یعنی بافت‌مردگی بین ۳۱ تا ۷۰ درصد. پنج: یعنی بافت‌مردگی بین ۷۱ تا ۱۰۰ درصد. و شش: یعنی گسترش بافت‌مردگی به ناحیه فراتر از ناحیه مایه‌زنی شده. نتایج بین صفر تا دو به عنوان واکنش مقاومت و بین ۲/۱ تا ۶ به عنوان واکنش حساسیت در نظر گرفته شد.

در مرحله ۴-۶ برگی و در بازه‌های زمانی ۱، ۳ و ۵ روز پس از مایه‌زنی، نمونه‌های برگی جمع آوری و استخراج DNA از برگ خشک شده گیاه، بدون نیاز به نیتروژن مایع

PIC از نرم‌افزار آنلاین PIC COLTIVATUR استفاده گردیده و MI از رابطه $MI = PIC \times EMR$ بدست آمد.

دو بعدی و سه بعدی با استفاده از نرم‌افزار NTSYS ver 2.02 انجام گردید. جهت تعیین گروه‌بندی ارقام، از آزمون T² هتلینگ در نرم افزار SAS استفاده گردید. برای محاسبه

جدول-۲- توالی و دمای اتصال آغازگرهای مورد استفاده

اسم آغازگر	توالی آغازگر (۵' → ۳')	دما اتصال (درجه سانتیگراد)
F1	ACC ACC ACC ACC ACC ACC	۶۳/۶
F2	ACA CAC ACA CAC ACA CCG	۵۶/۳
F3	CTC TCT CTC TCT CTC TG	۵۲/۴
F4	GAT AGA TAG ACA GAC A	۴۳/۲
F5	GGG TGG GGT G	۳۶
F6	GTG TGT GTG TGT GTG TYA	۵۲/۶
F7	CTC TCT CTC TCT CTC TGC	۵۶/۳
F8	CTC TCT CTC TCT CTA	۴۳/۵
F9	CAG CAG CAG GC	۳۸
F10	GTG TGT GTG TGT CC	۴۳/۷
F11	CAC ACA CAC ACA AC	۴۰/۸
F12	CAC ACA CAC ACA GT	۴۰/۸

گندم در پژوهش‌های بعدی می‌توان بهره گرفت. کمترین میزان چندشکلی مربوط به آغازگر F₇ بود. این آغازگر توانایی خوبی برای جداسازی ژرمپلاسم‌ها از خود نشان نداد در حالیکه دیگر آغازگرهای مطالعه شده در این تحقیق به شدت چندشکلی را نشان دادند (جدول ۳). مقدار چندشکلی برای نشانگرهای غالباً حداقل باید ۰/۳۷۵ باشد (۲۱). هر چه این عدد بزرگتر باشد و به مقدار ۰/۳۷۵ نزدیکتر باشد، بیانگر فراوانی بیشتر چندشکلی برای آن جایگاه در جمعیت تحت بررسی است. محتوای اطلاعات چندشکلی در اکثر آغازگرهای مورد استفاده عدد بزرگی بود که نشان دهنده انتخاب صحیح و کارائی بالای این آغازگرها می‌باشد. ساختن نشانگری (MI) آغازگرهای استفاده شده در این مطالعه بین ۰/۱۶۶ تا ۰/۳۱۷ متغیر بود. از MI به عنوان معیاری مناسب برای پیشگوئی کارائی نشانگر در یک ژرمپلاسم استفاده می‌گردد. آغازگرهای F₁₀ و F₁₂ در این مطالعه بالاترین مقدار ساختن نشانگری را به

نتایج و بحث

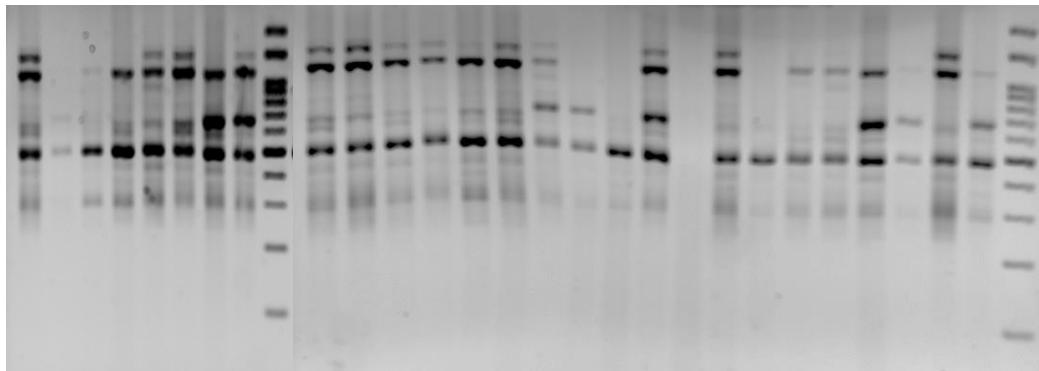
تجزیه و تحلیل درصد آلدگی برگی ارقام گندم در دو میان زمان برداشت (۱۴ روز پس از محلول‌پاشی برگی)، نشان داد که ارقام امید، اترک و قدس جزو ارقام مقاوم (کمتر از ۱۰ درصد بافت‌مردگی) و سایر ارقام جزو ارقام حساس (بیشتر از ۱۰ درصد آلدگی در ناحیه مایه‌زنی شده) به بیماری بلایت باکتریایی قرار گرفتند. همچنین ارقام آزادی، چمران، داراب ۲، فلات و کویر حساسیت زیادی (۷۰ تا ۳۱ درصد آلدگی برگی) نسبت به این بیماری نشان دادند تا جایی که حساسیت آنها از رقم گلستان (رقم حساس-شاهد) نیز بیشتر بود. همچنین رقم اترک مقاومت بیشتری نسبت به رقم امید (رقم مقاوم-شاهد) نشان داد.

در این پژوهش، بالاترین میزان چندشکلی مربوط به آغازگرهای F₁₀، F₅ و F₆ بود (شکل ۱) و لذا از این آغازگرها برای آنالیز مجموعه ژرمپلاسم‌های ارقام دیگر

بالاترین مقدار شاخص نشانگری را به خود اختصاص دادند، می‌توانند برای مطالعه ژرمپلاسم گندم در سطح وسیع استفاده گردند.

خود اختصاص دادند (جدول ۳). از شاخص نشانگری به عنوان معیاری مناسب برای پیشگویی کارایی نشانگر در یک ژرمپلاسم استفاده می‌گردد. بنابراین آغازگرهایی که

1 2 3 4 5 6 7 8 M 9 10 11 12 13 14 15 16 17 18 19 20 21 22 23 24 25 26 27 M



شکل ۱- الگوی باندی مربوط به آغازگر F_6 . شماره‌ها به ترتیب مربوط به ارقام: ۱- آزادی، ۲- الموت، ۳- الوند، ۴- اترک، ۵- امید، ۶- ایناء، ۷- بزوستایا، ۸- بولانی، ۹- تجن، ۱۰- چمران، ۱۱- داراب، ۱۲- روشن، ۱۳- زرین، ۱۴- سیلان، ۱۵- سرخ‌تخم، ۱۶- سرداری، ۱۷- شعله، ۱۸- طبسی، ۱۹- فلات، ۲۰- قدس، ۲۱- کارچیا، ۲۲- کویر، ۲۳- گلستان، ۲۴- ماهوتی، ۲۵- مهدوی، ۲۶- میهن و ۲۷- نیکنژاد و M: نشان دهنده نشانگر وزنی می‌باشد.

تعداد آلل‌های مشاهده شده و تعداد واقعی آلل‌هایی است که در جمعیت وجود دارند. کمترین مقدار به دست آمده برای Na متعلق به آغازگر F_9 و بیشترین مقدار آن مربوط به سایر آغازگرها (به جز F_9 و F_{12}) بود (جدول ۳). کاهش غنای آللی می‌تواند منجر به کاهش پتانسیل جمعیت برای سازگاری با تغییرات زیست محیطی آینده شود، زیرا این تنوع خام برای تکامل با انتخاب طبیعی است. بنابراین غنای آللی یک شاخص قوی برای پتانسیل تکاملی جمعیت است. همچنین غنای آلل، تعداد واقعی آلل را در هتروزیگوستیت اندازه می‌گیرد، در حالی که تعداد آلل موثر، تعداد آلل‌هایی که انتظار می‌رود در جمعیت با همان هتروزیگوستی است. با توجه به عاقبت بوم شناسی و تکاملی هتروزیگوستی در مقابل غنای آللی، هر دو اقدامات باید در تلاش‌های حفاظت و مدیریت با هدف حفظ تنوع ژنتیکی در نظر گرفته شود (به نقل از ۱۶).

آغازگر F_7 کمترین و آغازگرهای F_{10} ، F_5 و F_6 بیشترین He را نشان دادند (جدول ۳). هتروزیگوستی مورد انتظار برای کل جمعیت در تمام جایگاه‌ها به طور متوسط ۰/۳۷ بود. آمد که با سیستم گردهافشانی گندم تطابق دارد. هتروزیگوستی مورد انتظار (He)، معیاری برای ارزیابی تنوع ژنی بوده و با تعداد آلل موثر ارتباط مستقیم دارد (۱۶).

مقدار میانگین I در این تحقیق ۰/۵۵۰ بوده است که در این میان کمترین داده مربوط به آغازگر F_7 و حداقل آن مربوط به آغازگر F_{10} بود. شاخص شانون در این مطالعه برای اکثر آغازگرهای انتخاب شده بالا بود. شاخص شانون (I) بیانگر میزان تنوع در هر آغازگر می‌باشد. حداقل و حداقل آلل موثر به دست آمده در این تحقیق، به ترتیب مربوط به آغازگرهای F_7 و F_{10} بود. تعداد آلل‌های موثر (Ne)، بیانگر تعداد آلل‌هایی است که برای دستیابی به هتروزیگوستی انتظار می‌رود. تعداد آلل‌های متفاوت (Na)، بیان کننده

جدول ۳- مقادیر شاخص‌های نشانگری آغازگرهای مورد مطالعه

اسم آغازگر	تکثیر شده	تعداد نوار	درصد نوارهای چندشکل	چندشکل	PIC	MI	He	I	Ne	Na
F ₁	۱۱	۱۰	۹۰/۹	۹۰/۹	۰/۲۴۴	۲/۲۱۷	۰/۳۰۲	۰/۴۶۲	۱/۵۰۸	۲
F ₂	۱۷	۱۵	۸۸/۲۳	۸۸/۲۳	۰/۳۰۶	۴/۰۴۹	۰/۳۸۴	۰/۵۶۹	۱/۶۵۱	۲
F ₃	۱۳	۱۲	۹۲/۳۰	۹۲/۳۰	۰/۳۰۲	۳/۳۴۴	۰/۳۸۶	۰/۵۶۲	۱/۶۸۷	۲
F ₄	۱۷	۱۶	۹۴/۱۱	۹۴/۱۱	۰/۳۰۵	۴/۵۹۲	۰/۳۸۷	۰/۵۶۹	۱/۶۸۲	۲
F ₅	۲۰	۱۹	۹۵	۹۵	۰/۳۵۰	۶/۳۱۷	۰/۴۵۶	۰/۶۴۷	۱/۸۵۳	۲
F ₆	۱۳	۱۲	۹۲/۳۰	۹۲/۳۰	۰/۳۲۳	۳/۵۷۷	۰/۴۱۵	۰/۶۰۰	۱/۷۵۱	۲
F ₇	۱۰	۱۰	۱۰۰	۱۰۰	۰/۱۶۶	۰/۱۹۸	۰/۳۲۵	۰/۳۰۳	۱/۳۰۳	۲
F ₈	۶	۶	۱۰۰	۱۰۰	۰/۳۱۵	۰/۱۸۹	۰/۴۰۷	۰/۵۸۷	۱/۷۵۴	۲
F ₉	۲۰	۱۶	۸۰	۸۰	۰/۳۰۴	۳/۸۹۱	۰/۳۰۹	۰/۴۵۳	۱/۵۴۴	۱/۸
F ₁₀	۱۲	۱۲	۱۰۰	۱۰۰	۰/۳۶۲	۴/۳۴۴	۰/۴۷۵	۰/۶۶۸	۱/۹۱۰	۲
F ₁₁	۱۳	۱۱	۸۴/۶۱	۸۴/۶۱	۰/۳۱۵	۲/۹۳۱	۰/۴۰۱	۰/۵۸۶	۱/۷۱۳	۲
F ₁₂	۱۸	۱۷	۹۴/۴۴	۹۴/۴۴	۰/۳۳۱	۵/۳۱۴	۰/۴۰۲	۰/۵۷۹	۱/۷۳۲	۱/۹۴۴
میانگین	۱۳	۱۴/۱۶۶	۹۲/۶۵۷	۹۲/۶۵۷	۰/۳۰۱	۳/۴۱۰	۰/۳۷۶	۰/۵۵۰	۱/۶۷۴	۱/۹۷۸

واحد کنار هم قرار می‌گیرند. یکی از نکات مهم در ارزیابی دندروگرام ترسیم شده، بررسی اطمینان نقاط شاخه‌های مختلف داخل یک درخت می‌باشد. آزمون‌های آماری متفاوتی برای ارزیابی درخت ترسیم شده وجود دارد، اما این آزمون‌ها پیچیده هستند زیرا درخت ترسیم شده بیشتر ژئومتریک است تا عددی. بنابراین صحت و دقت یک بخش از درخت ممکن است کمتر یا بیشتر از صحت بخش‌های دیگر باشد (۱۳).

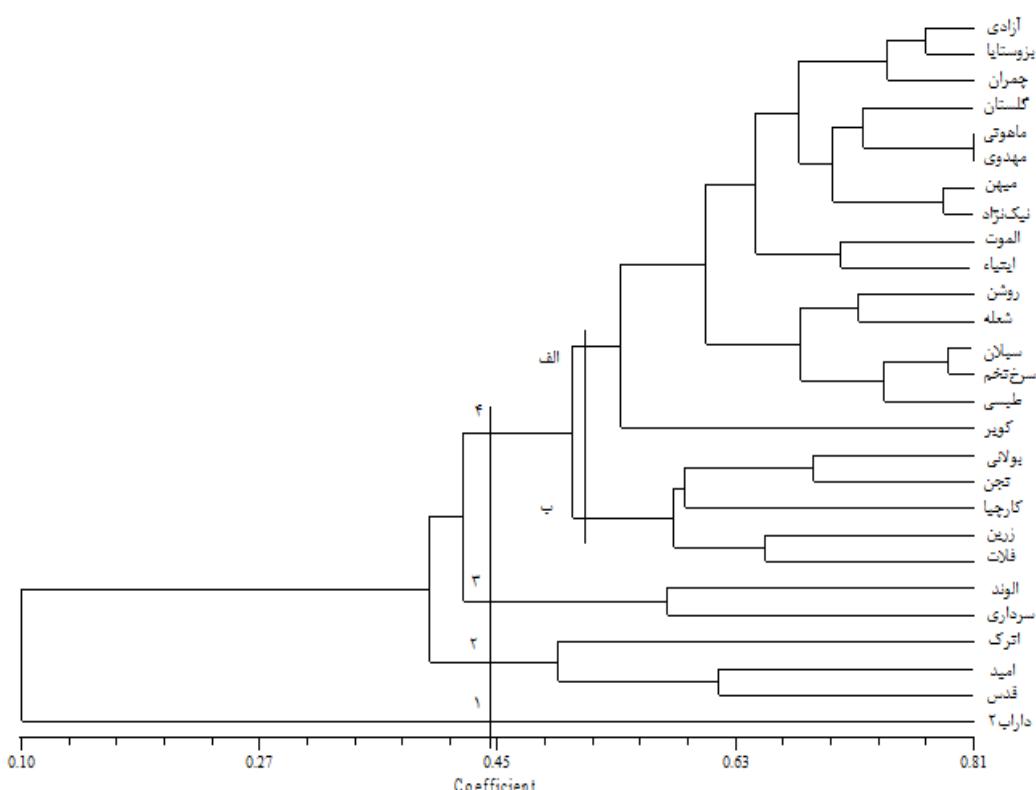
بر اساس داده‌های علائم بیماری و همچنین گزارش‌های فلاخی چرخابی (۸) و تقوی و کشاورز (۱)، رقم امید به عنوان رقم مقاوم به بیماری بلاست و رقم گلستان به عنوان رقم حساس به بلاست در مجموعه ارقام انتخابی قرار دارند. بر این اساس، گروه اول که شامل رقم داراب ۲ بود، در برخی آغازگرها باند تشکیل نداد و در خوش‌های جداگانه قرار گرفت. لذا گروه اول و دوم شامل ارقام مقاوم، گروه سوم شامل ارقام نیمه حساس و گروه چهارم شامل ارقام حساس می‌باشد.

صفری و همکاران (۵) در بررسی تنوع ژنتیکی برخی از ژنوتیپ‌های چجم دائمی (*Lolium prenne*) با استفاده از نشانگر مولکولی ISSR گزارش کردند که این نشانگر توانسته چندشکلی مطلوبی را بین ژنوتیپ‌ها نشان دهد طوریکه محتوای اطلاعات چندشکلی نشانگرها بین ۰/۲۵ تا ۰/۴۵ متغیر بود.

خط برش در دندروگرام شکل ۲ از محل فاصله ژنتیکی T_{۱۱۰}، بهترین گروه‌بندی را نشان داد که توسط آزمون CCC تعیین گردید. بر این اساس، با رسم خط هتلهینگ و CCC توانی شده بر روی نمودار، چهار گروه ایجاد گردید که شامل گروه‌های: (۱) داراب ۲، (۲) قلس، امید و اترک، (۳) سرداری و ارونده و (۴) شامل دو زیر گروه می‌باشد: (الف) فلات، زرین، کارچیا، تجن، بولانی و کویر و (ب) طبسی، سرخ‌تخم، سبلان، شعله، روشن، اینیا، الموت، نیکنژاد، میهن، مهدوی، ماهوت، گلستان، چمران، بزوستایا و آزادی می‌باشند. تجزیه خوش‌های یک روش آماری چند متغیره می‌باشد که هدف اولیه آن گروه‌بندی افراد براساس میزان تشابه می‌باشد، به طوریکه افراد مشابه از نظر صفات (نشانگرها) مورد بررسی، در یک خوش

گروهی جدا، مابین ارقام مقاوم و حساس قرار گرفتند. بیشترین فاصله ژنتیکی میان ارقام داراب ۲ و قدس با رقم آزادی به دست آمد. ارقام ماهوتی و مهدوی دارای کمترین فاصله ژنتیکی نسبت به یکدیگر بودند. ارقام قدس و امید و اترک را که از نظر مولکولی و مورفولوژیکی به عنوان والد مقاوم تشخیص داده شده‌اند را در صورت مناسب بودن صفات موردنظر، در برنامه بهنژادی به عنوان والد دهنده مقاومت در روش اصلاحی تلاقي برگشتی می‌توان استفاده کرد. همچنین در سایر برنامه‌های بهنژادی، مانند استفاده از هتروزیس و مهندسی ژنتیک در جهت سازگاری بیشتر با شرایط کشور می‌توان از این ارقام مقاوم استفاده نمود. بیشترین فراوانی ارقام در گروه ۴ بود که این نشان دهنده تشابه ژنتیکی بسیار نزدیک این ارقام نسبت به یکدیگر می‌باشد. در ارقام حساس تفاوت اندکی بین گروه‌بندی مولکولی و مورفولوژیکی مشاهده گردید.

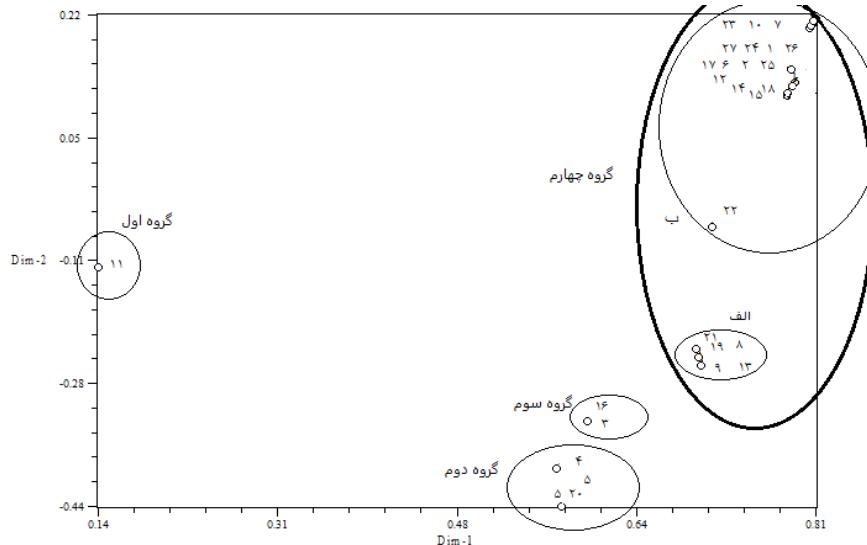
صحراگرد (۴) بررسی مقاومت ارقام تجاری گندم به *Pss* را در مرحله سه برگی ارزیابی و مشخص نمود که پس از ۴۰ روز (مرحله به ساقه رفتن) در ارقام گندم روشن، امید، قدس و گاسپارت و ارقام جو علائم بیماری کاهش یافت و فقط لکه بافت مرده کوچک باقی ماند. همچنین بر طبق C 73-5، TR80 و کشاورز (۱)، ارقام فلاٹ، اترک، سرخ‌تخم، نیکنژاد، ۱۸-۷۳-۱۸ M-319 و Fr 319 به عنوان ارقام مقاوم گزارش شدند. در حالی که در پژوهش حاضر بر اساس داده‌های مولکولی و درصد آلودگی برگی محاسبه شده و نیز در پژوهش فلاحتی چرخابی (۸) ارقام سرخ‌تخم و نیکنژاد به *Pss* حساس بودند. همچنین در پژوهش فلاحتی چرخابی (۸) ارقام اترک، فلاٹ، ارونند نیز حساس معرفی شدند در حالیکه در این پژوهش رقم اترک در گروه ارقام مقاوم به بیماری قرار گرفت. همچنین ارقام سرداری و ارونند در



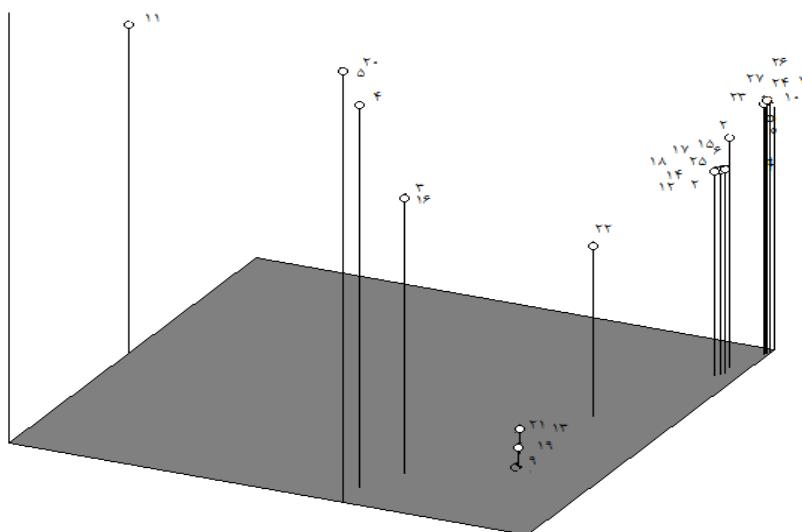
شکل ۲- دندروگرام حاصل از تجزیه خوشهای ۲۷ ژنتوتیپ گندم مورد مطالعه بر مبنای مشاهدات مولکولی

در تحقیق دانست. همچنین از آنجا که منابع ژنی می‌توانند فنوتیپ‌های مشابهی را برای ژن‌های متفاوت آشکار کنند، این نتایج دور از انتظار نیست. نمودارهای دو بعدی (شکل ۳) و سه بعدی (شکل ۴) پراکنش ارقام نیز تا حدودی نتایج حاصل از تجزیه خوش‌های را تایید کردند.

به نقل از نظری و عبدالشاهی (۱۲) عدم تشابه بین نشانگرهای مورفوژیکی و مولکولی در مطالعات مختلف گزارش و دلایل مختلفی برای آن بیان شده است. علت عدم مطابقت دندروگرام‌های حاصل از صفات مختلف را شاید بتوان در تعداد کم نشانگر ریزماهواره مورد استفاده



شکل ۳- نمودار دو بعدی مربوط به ۲۷ ژنوتیپ گنام مورد مطالعه: اسامی ارقام با اعداد جایگزین گردیده اند: ۱- آزادی، ۲- الموت، ۳- الوند، ۴- اترک، ۵- امید، ۶- اینباء، ۷- بیزوستایا، ۸- بولانی، ۹- تجن، ۱۰- چمران، ۱۱- داراب، ۱۲- روشن، ۱۳- زرین، ۱۴- سبلان، ۱۵- سرخ‌تخم، ۱۶- سرداری، ۱۷- شعله، ۱۸- طبیسی، ۱۹- فلات، ۲۰- قدس، ۲۱- کارچیا، ۲۲- کویر، ۲۳- گلستان، ۲۴- ماهوتی، ۲۵- مهدوی، ۲۶- میهن و ۲۷- نیکنژاد.



شکل ۴- نمودار سه بعدی مربوط به ۲۷ ژنوتیپ گنام مورد مطالعه: اسامی ارقام با اعداد جایگزین گردیده اند: ۱- آزادی، ۲- الموت، ۳- الوند، ۴- اترک، ۵- امید، ۶- اینباء، ۷- بیزوستایا، ۸- بولانی، ۹- تجن، ۱۰- چمران، ۱۱- داراب، ۱۲- روشن، ۱۳- زرین، ۱۴- سبلان، ۱۵- سرخ‌تخم، ۱۶- سرداری، ۱۷- شعله، ۱۸- طبیسی، ۱۹- فلات، ۲۰- قدس، ۲۱- کارچیا، ۲۲- کویر، ۲۳- گلستان، ۲۴- ماهوتی، ۲۵- مهدوی، ۲۶- میهن و ۲۷- نیکنژاد.

در داخل خزانه ژنی گندم استفاده کرد. در این پژوهش، ۱۲ آغازگر مورد استفاده ۱۷۰ مکان قابل ارزیابی تولید کردند که از این تعداد ۱۵۶ باند چندشکل ایجاد گردید. نتایج این پژوهش بیان کرد که یافتن مارکر ISSR مرتبط با ژن مقاومت به بلاستیک ایجاد گردید. اصلاح گران این گیاه کمک می‌نماید تا ژنتیک پراکنده را با سرعت و کارایی بالا برای این ژن مورد غربالگری قرار دهد. همچنین این مارکر به تکمیل نقشه ژنتیکی گندم کمک می‌نماید و از میان آغازگرهای استفاده شده، آغازگرهای *F₅* و *F₁₀* به دلیل نشان دادن He و PIC بالا مناسب‌ترین آغازگرها برای مطالعات بعدی تشخیص داده شدند.

تعداد زیاد مکان‌های تکثیر شده در این آزمایش نشان می‌دهد که تعداد کمی از آغازگرهای ISSR با میزان اطلاعات چندشکل بالا، می‌تواند تعداد زیادی نمونه و جمعیت‌های مختلف گندم را تفکیک کند. چندشکلی بالا در پژوهش حاضر را می‌توان به کارایی بالای نشانگر ISSR، پراکنده‌گی جغرافیایی و تعداد ژنتیک پراکنده برسی نسبت داد. این میزان چندشکلی از یک طرف نشان دهنده کارایی کاربرد این نشانگرها در مطالعه ژرمپلاسم گندم ایرانی و از طرف دیگر نشان دهنده توزیع جغرافیایی و تنوع ژنتیکی وسیع این گیاه در ایران می‌باشد. همچنین می‌توان از این ارقام و لاین‌ها جهت معرفی ژن‌های جدید

منابع

- ۷. فتحی، ط، سوهانی، م. م، سمیع‌زاده لاهیجانی، ح. ا. و مهرابی، ع. ا. ۱۳۹۳. بررسی تنوع ژنتیکی توده‌های *Aegilops triuncialis* L. در مناطق غربی ایران با استفاده از نشانگر مولکولی ISSR. *علوم گیاهان زراعی ایران*. ۴۵(۱): ۸۵-۹۳.
- ۸. فلاحتی چرخانی، ن.، شمس‌بخش، م.، رحیمیان، ح.، خدایگان، پ. و رستگار، م. ح. ۱۳۹۴. تعیین ویژگی جدایه‌های عامل *Pseudomonas syringae* pv. *Syringae* (*Pss*) بیماری بلاستیک ایرانی گندم در استان کرمان و ارزیابی واکنش ژنتیکی ایرانی گندم نسبت به آن. آفات و بیماری‌های گیاهی، ۸۳(۱): ۳۹-۵۰.
- ۹. قره‌یاضی، ب. ۱۳۷۵. کاربرد نشانگرها در اصلاح نباتات. مجموعه مقالات کلیدی چهارمین کنگره علوم زراعت و اصلاح نباتات. اصفهان. صفحات ۳۲۸-۳۳۰.
- ۱۰. کیا، ش. و ترابی، م. ۱۳۸۷. تاثیر آلودگی به سپتورویز برگ *(Septoria tritici* Rob. Ex Desm.) در مراحل مختلف رشد بر عملکرد و اجزای عملکرد ارقام گندم در گرگان. به نزادی نهال و بذر. ۲۴(۲): ۲۳۷-۲۵۰.
- ۱۱. مسعودی، ح.، صبوری، ح.، طلبیعی، ف. و آلت‌جعفری‌بای، ج. ۱۳۹۶. بررسی تنوع ژنتیکی و ارتباط برای صفات مورفو‌فیلولوژیک و مقاومت به بیماری سفیدک پودری در ژرمپلاسم گندم با استفاده از نشانگرها ISSR. *Zیست‌فناوری گیاهان زراعی*. ۷(۱۸): ۵۶-۴۱.
- ۱. تقوی، س. م. و کشاورز، ک. ۱۳۸۱. شناسایی عامل سوختگی برگ گندم و واکنش ارقام مختلف گندم نسبت به آن‌ها در استان فارس و استان کهگیلویه و بویراحمد. *علوم آب و خاک (علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی)*. ۶: ۱۷۱-۱۷۹.
- ۲. رحیمیان، ح. ۱۳۶۸. وقوع سوختگی برگ باکتریایی در گندم. *نهمنین کنگره گیاه‌پژوهشی ایران، مشهد، ایران*. ص ۱۴۶.
- ۳. شفیعی، ا.، ملکی زنجانی، ب.، کرمی، ث. و ایمانی خواه، ف. ۱۳۸۹. ردیابی ژن مقاومت به زنگ قهقهه‌ای *Lr₃₂* در ارقام و لاین‌های گندم ایرانی با استفاده از آزمون تیپ آلدگی و نشانگرها مولکولی پیوسته به ژن *Lr₃₂*. *مجله پژوهش‌های تولید گیاهی*. ۷(۳): ۳۷-۲۱.
- ۴. صحراءگرد، ن. ۱۳۷۹. مقاومت گندم به بلاستیک باکتریایی. مجموعه مقالات چهاردهمین کنگره گیاه‌پژوهشی ایران، اصفهان. صفحه ۲۴۳.
- ۵. صفری، ه.، شیروانی، ه. و فریدونی ل. ۱۳۹۶. بررسی تنوع ژنتیکی برخی از ژنتیک پراکنده‌های چچم دائمی (*Lolium prenne*) با استفاده از نشانگرها مولکولی و بیوشیمیایی. *مجله پژوهش‌های سلولی و مولکولی (مجله زیست‌شناسی ایران)*. ۳۰(۴): ۵۲۳-۵۳۳.
- ۶. عبدالمیشانی، س. و شاهنجهات بوشهری، ع. ا. ۱۳۷۷. اصلاح نباتات تکمیلی (جلد دوم). انتشارات دانشگاه تهران. ۳۵۲ صفحه.

- ۱۳- نقوی، م. ر، فرهیاضی، ب. و حسینی سالکده، ق. ۱۳۹۲. نشانگرهای مولکولی. انتشارات دانشگاه تهران. ۳۳۸ صفحه.
- ۱۴- Carvalho, A., Lima Brito, J., Macas, B. and Guedes-Pinto, H. (2009). Genetic diversity and variation among botanical varieties of old Portuguese wheat cultivars revealed by ISSR assays. *Biochemistry Genetics*, 47: 276-294.
- ۱۵- FAO. 2009. Statistical database. Available online: [Http://www.FAO.org](http://www.FAO.org).
- ۱۶- Greenbaum, G., Templeton, A. R., Zarmi, Y. and Bar-David, S. 2014. Allelic Richness following Population Founding Events – A Stochastic Modeling Framework Incorporating Gene Flow and Genetic Drift. *PLOS ONE*, 1-23.
- ۱۷- Haji Allahverdipoor, K., Bahramnejad, B. and Amini, J. 2011. Selection of Molecular markers associated with resistance to Fusarium wilt disease in chickpea (*Cicer arietinum* L.) using multivariate statistical techniques. *Australian Journal of crop science*, 5(13): 1801- 1809.
- ۱۸- Li, Q., Liu, Q.C., Zhai, H., Ma, D.F., Wang, X., Li, X.Q. and Wang, Y.P. 2008. Genetic diversity in main parents of sweet potato in china as revealed by ISSR Markers. *Acta Agronomica Sinica*, 34 (6): 972-977.
- ۱۹- Mengoni, A., Gori, A. and Bazzicalupo, M. 2000. Use of RAPD and microsatellite (SSR) variation to assess genetic relationships among populations of tetraploid alfalfa, *Medicago sativa*. *Plant Breeding*, 119: 113-117.
- ۲۰- Milus, E. A. and Chalkley, D. B. 1994. Virulence of *Xanthomonas campestris* pv. *translucens* on selected wheat genotypes. *Plant Disease*, 78: 612-615.
- ۲۱- Mirzaei, K. and Mirzaghadri, G. 2015. Genetic diversity analysis of Iranian *Nigella sativa* L. landraces using SCoT markers and evaluation of adjusted polymorphism information content. *Plant Genetic Resources*, 15(1): 64-71.
- ۲۲- Niknejad Kazempour, M., Kheyrgoo, M., Pedramfar, H. and Rahimian, H. 2010. Isolation and identification of bacterial glum blotch and leaf blight on wheat (*Triticum aestivum* L.) in Iran. *African Journal of Biotechnology*, 9: 2860-2865.
- ۲۳- Toben, H., Mavridis, A. and Rudolph, K. 1991. Zum Vorkommen der basalen Spelzenfäule und Weizen und Gerste, hervorgerufen durch *Pseudomonas syringae* pv. *atrofaciens*, in West-Deutschland. *Zeitschrift für Pflanzenkrankheiten und Pflanzenschutz*. 98: 225–235.
- ۲۴- Valencia Botin, A. J., Mendoza Onofre L. E., Silva Rojas, H. V., Valadez Moctezuma, E., Cordova Tellez, L. and Villase Nor Mir, H. E. 2011. Effect of *Pseudomonas syringae* subsp. *syringaeon* yield and biomass distribution in wheat. *Spanish Journal of Agricultural Research*, 9: 1287–1297.
- ۲۵- Valencia Botin, A. J., Mendoza Onofre, L. E., Silva Rojas, H. V., Cordova, L., Espinosa Victoria, D., Valadez Moctezuma, E. and Villasenor Mir, H. E. 2007. Aggressiveness estimates and inoculation methods of pathogenic bacteria on seeds and seedlings of wheat 'Seri M82'. *Revista Fitotecnia Mexicana*, 30 (3): 255–259.
- ۲۶- Younis, R. A. A., Ismaeil O. M. and S.Soliman, S. 2008. Identification of Sex- specific DNA Markers for Date Palm (*Phoenix dactylifera* L.) Using RAPD and ISSR Techniques. *Research Journal of Agriculture and Biological Sciences*, 4: 278-284.

Study of genetic diversity of wheat bacterial blight (*Pseudomonas syringae* pv. *Syringae*) using ISSR molecule marker in Iranian native wheat cultivars

FatemiFard S.Z., Masoumiasl A. and Rezaei R.

Dept. of Plant Breeding, Faculty of Agriculture, University of Yasuj, Yasuj, I.R. of Iran

Abstract

Bread wheat is the most important crop in the world whose yield is affected by several diseases including bacterial leaf blight. The most appropriate method for managing this disease is using resistant cultivars. DNA markers are highly effective in plant grouping in terms of resistance to diseases, and among these markers, the ISSR marker is recommended because of the do not need for prior information from the DNA sequencing and its easy and fast implementation. In this research, genetic variation of 27 Iranian indigenous wheat cultivars with respect to resistance to bacterial blight was investigated using 12 ISSR primers, which produced 170 evaluable bands, of which 156 were polymorphic bands. The highest percentage of polymorphic bands was belonged to F7, F8 and F10 primers, and the lowest of it was related to F9 primer. The highest content of the polymorphism information content (PIC) was belonged to the F10 and F5 primers and the smallest value belonged to the F7 primer. Cluster analysis classified these cultivars into four groups: Ghods, Omid and Atrak cultivars in the cluster of resistant group and other cultivars in sensitive and very sensitive group. The high polymorphism obtained in this study can be attributed to the high efficiency of the ISSR marker in evaluating the genetic diversity of wheat cultivars in terms of resistance to various diseases.

Key words: genotype, cluster analysis, polymorphism, molecular marker