

گوناگونی ژنتیکی و ساختار جمعیتی در توده‌های بن‌سرخ (*Allium jesdianum*)

غرب کشور با استفاده از نشانگرهای ISSR

آرمان سلیمی^۱، علی عزیزی^{۲*}، منصوره توان^۳ و زهرا کریمی^۴

چکیده

در مطالعه حاضر هفت جمعیت بومی گیاه بن‌سرخ (مجموعاً ۷۰ نمونه) از سه استان غرب ایران مورد مطالعه قرار گرفت. از نشانگرهای مولکولی ISSR جهت تعیین میزان تنوع ژنتیکی و ساختار جمعیت بن‌سرخ استفاده شد. از تعداد ۱۴ آغازگر بکار برده شده در این مطالعه ۹۴ باند با وضوح بالا بدست آمد (با میانگین ۶/۷ باند برای هر آغازگر) که از آنها ۸۴ باند (۹۱/۴٪) چند شکل بودند. تجزیه خوشه‌ای بر پایه ماتریس تشابه ژنتیکی جاکارد و با روش UPGMA، نمونه‌های بن‌سرخ را به ۸ گروه تقسیم نمود. تجزیه به مختصات اصلی (PCOA) نتایج تجزیه خوشه‌ای را تا حد زیادی تأیید نمود. مقدار تشابه ژنتیکی نمونه‌ها در دامنه‌ای از صفر تا ۰/۷۵ بدست آمد. بیشترین شباهت ژنتیکی (۰/۷۵) مربوط به دو نمونه از جمعیت سقز و کمترین (صفر) متعلق به یک نمونه از جمعیت اراک با دو نمونه از جمعیت مهاباد مشاهده شد. در بررسی ساختار ژنتیکی جمعیت‌ها با استفاده از نرم افزار STRUCTURE جمعیت‌ها به چهار زیرجمعیت تقسیم شدند. آغازگر IS5 با شاخص نشانگری (MI)، ۲/۴۱، آغازگر IS24 با قدرت تفکیک (Rp)، ۶/۴۹ و آغازگر IS20 با میانگین اطلاعات چند شکل (PIC)، ۰/۳۶ به عنوان آغازگرهای برتر در این مطالعه شناخته شدند. نتایج پژوهش حاضر نشان داد که استفاده از نشانگر ISSR یک روش کارآمد و قدرتمند مولکولی در پیمایش تنوع ژنتیکی گیاه بن‌سرخ می‌باشد. یافته‌های این پژوهش می‌تواند در برنامه‌های به‌نژادی بن‌سرخ در آینده به ویژه روش‌های مبتنی بر تلاقی استفاده شود.

واژه‌های کلیدی: بن‌سرخ (*Allium jesdianum*)، تنوع ژنتیکی، ساختار جمعیت، نشانگر مولکولی ISSR

^۱ دانش آموخته کارشناسی ارشد، گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی دانشگاه بوعلی سینا، همدان
^{۲*} نویسنده مسئول، استادیار، گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی دانشگاه بوعلی سینا، همدان. ایمیل: azizi@basu.ac.ir

^۳ دانشجوی دکتری، گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی دانشگاه بوعلی سینا، همدان

^۴ دانشجوی کارشناسی ارشد، گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی دانشگاه بوعلی سینا، همدان

مقدمه

گیاه بن‌سرخ (*Allium jesdianum*) متعلق به خانواده‌ی پیازی‌ها (Alliaceae) است. این گیاه از سبزی‌های وحشی، پیازی و بومی ایران می‌باشد. بن‌سرخ دارای ۲ الی ۳ برگ بوده و در ارتفاعات ۱۸۰۰ تا ۲۶۰۰ متری زاگرس می‌روید (Ebadi et al., 2011). از بخش‌های هوایی آن برای درمان دردهای شکمی، روماتیسم و سنگ کلیه استفاده می‌شود. استروئیدهای موجود در پیاز آن اثرات بازدارنده علیه سلول‌های توموری بدخیم از خود نشان داده است (Vahdani et al., 2011). علاوه بر کاربرد دارویی، از این گیاه در طبخ غذا هم استفاده می‌شود. از ترکیبات عمده‌ی موجود در عصاره این گیاه کورزرنون و کورزن می‌باشند. اثرات ضد میکروبی این گیاه احتمالاً به دلیل حضور ترکیبات سولفیدی و ترپنوئیدی است (Ebadi et al., 2011). امروزه با توجه به جایگاه گیاهان دارویی در بسیاری از کشورهای پیشرفته و در حال توسعه از نظر بهداشت و سلامت جامعه، تمایل برای استفاده از این گیاهان همواره مورد توجه مراکز علمی و تحقیقاتی قرار گرفته است. از این رو روش‌های بیوتکنولوژی همانند بسیاری از حوزه‌های علوم زیستی در شناسایی سریعتر و دقیقتر اکوتیپ‌هایی که ماده موثره بیشتری تولید می‌کنند، همچنین افزایش عملکرد و کیفیت گیاهان دارویی، تولید صنعتی متابولیت‌های گیاهی و همچنین سودآوری از لحاظ تجاری کاربرد گسترده‌ای پیدا کرده است (زاجی و همکاران، ۱۳۸۸).

در کشاورزی امروزه بیوتکنولوژی، علاوه بر تسهیل ریز-افزایی سریع گونه‌های گیاهی از طریق کشت سلول و بافت و دستکاری ژنتیکی گونه‌های گیاهی (با وارد کردن صفات جدید)، همچنین از طریق نشانگرهای مولکولی توانسته به شناسایی گیاهان دارویی اصلی از جعلی و بررسی تنوع ژنتیکی گیاهان دارویی به ویژه آنهایی که در معرض خطر انقراض هستند، کمک شایانی بنماید. تنوع ژنتیکی در گیاهان و جمعیت‌های گیاهی از نظر کاربردی مورد توجه است. کشاورزی و تولید غذا بستگی به استفاده از ژنوتیپ-

های گیاهی پرمحصول دارد و روش‌های متداول اصلاح گیاهان زراعی براساس گزینش ژنوتیپ‌های مطلوب، از بین تنوع ژنتیکی موجود و دست‌ورزی همه یا تعدادی از صفات ممکن و مورد علاقه در یک ژنوتیپ به منظور تولید یک واریته تجاری می‌باشد. جهت بررسی تنوع ژنتیکی می‌توان از انواع نشانگرها استفاده کرد. نشانگرهای مورفولوژیکی به دلیل کم بودن تعداد و نیز متأثر شدن از محیط با محدودیت مواجه هستند (Hashemi et al., 2009). نشانگر مولکولی، توالی خاصی از DNA است که به راحتی آشکار می‌شود و توارث آن به سادگی قابل رویت است. استفاده از نشانگرهای مولکولی، مبتنی بر چندشکلی طبیعی در DNA می‌باشد (فارسی و باقری، ۱۳۸۶). این نشانگرها که براساس مطالعه مستقیم تفاوت‌های موجود در بین توالی DNA قابل بررسی هستند، به عنوان اساسی‌ترین و مفیدترین ابزار برای شناسایی تفاوت‌های موجود در بین موجودات زنده مورد مطالعه شناخته می‌شوند. همچنین با استفاده از نشانگرهای مولکولی امکان شناسایی و جداسازی ژن‌های مسئول در مراحل مختلف چرخه‌های متابولیت ثانویه در گیاهان دارویی وجود دارد (Kumar and Kumar Gupta, 2008). از این بین، نشانگرهای توالی‌های تکراری ساده داخلی (ISSR) بطور گسترده‌ای در بررسی تنوع ژنتیکی گیاهان مورد استفاده قرار می‌گیرند (شهریاری احمدی و همکاران، ۱۳۹۱). ISSR یک روش بر پایه ریزماهورها است که به اطلاعات اولیه در زمینه ژنوم و طراحی آغازگرها نیاز ندارد. این نشانگر که از سال ۱۹۹۴ به نام ISSR معرفی شد (Reddy et al., 2000)، نیمه تصادفی بوده و در حضور یک آغازگر مکمل نسبت به ریزماهوره هدف، تکثیر می‌یابد (Reddy et al., 2000; Schlötterer, 2002). این تکنیک شامل تکثیر قطعات DNA موجود در فواصل قابل تکثیر بین دو ناحیه تکرار ریزماهوره‌ای است که در دو جهت مختلف قرار گرفته‌اند (Mezzena et al., 2001). در کاربرد این نشانگر از ریزماهوره‌هایی به طول ۳۵ تا ۶۶ باز به عنوان آغازگرها استفاده می‌شوند که در یک

ممکن است ذخایر ژنتیکی آن در رویشگاه‌های طبیعی کم و کمتر شود و در نهایت از بین برود. با توجه به وجود توده‌های متفاوت و همچنین نمونه‌های ژنتیکی مختلف در درون یک توده که در اقلیم‌های مختلف کشور می‌رویند، به نظر می‌رسد که تفاوت‌هایی از نظر ژنتیکی و به تبع آن تفاوت‌هایی در صفات رشدی، مقاومت به تنش‌ها و نیز در میزان اسانس و مواد موثره و غیره در بین آنها وجود داشته باشد. هدف از انجام این تحقیق بررسی تنوع ژنتیکی جمعیت‌های مختلف بن‌سرخ با استفاده از نشانگر مولکولی ISSR می‌باشد، به دنبال تعیین تنوع ژنتیکی می‌توان از جمعیت‌های مختلف به عنوان والدین در تلاقی-ها استفاده نمود.

مواد و روش‌ها جمع‌آوری نمونه‌ها

جهت اجرای این پژوهش تعداد هفت توده (هر کدام ۱۰ فرد)، مجموعاً ۷۰ نمونه بن‌سرخ (جمع‌آورد شده از ۴ استان غرب و شمال غربی کشور) مورد استفاده قرار گرفت (جدول ۱). همچنین در شکل ۱ موقعیت رویشگاه‌های نمونه برداری شده روی نقشه ایران مشخص شده است. نمونه‌ها از هفت شهرستان با حداقل فاصله‌ی ۵۰ کیلومتر از هم جمع‌آوری شدند و جمع‌آوری نمونه‌ها در درون جمعیت با حداقل فاصله‌ی ۱۰۰ متر صورت گرفت. نمونه-گیری به این طریق انجام گرفت که پس از جدا نمودن بخش‌های مختلف گیاه، پیازها به آزمایشگاه منتقل و تا زمان استخراج ماده ژنتیکی در فریزر ۲۴- درجه نگهداری شدند.

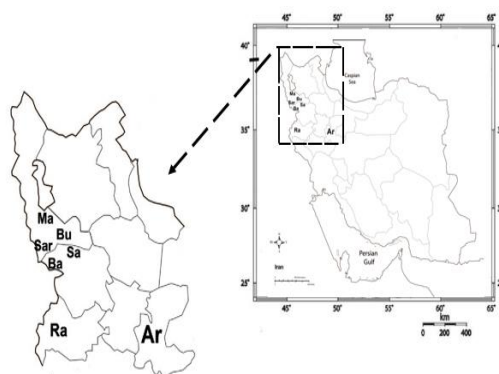
واکنش PCR مکان‌های ژنومی متعددی را مورد هدف قرار می‌دهند. این نشانگرها می‌توانند در مطالعات تنوع ژنتیکی، نقشه‌یابی ژنتیکی، زیست‌شناسی تکاملی، نشانمند کردن ژن و انتخاب به کمک نشانگر و نیز مشخص کردن فراوانی توالی‌های ریزماهوره‌ای استفاده شوند (Goulao et al., 2001؛ جبارزاده، ۱۳۹۰).

Hao و همکاران (۲۰۰۲) از نشانگر ISSR برای ارزیابی تنوع ژنتیکی روابط بین شش گونه از آلیوم‌ها استفاده کردند. طی پژوهشی فخرشاهی و همکاران (۱۳۹۱) از نشانگر ISSR برای بررسی رابطه پراکندگی جغرافیایی و ژنتیکی سیر استفاده کردند، برای این منظور ۲۲ توده مختلف از سراسر ایران (شامل ۲ توده وارداتی با منشأ چینی و پاکستانی) جمع‌آوری و DNA آنها استخراج گردید. تکثیر قطعات ژنی با استفاده از ۲۲ پرایمر مختلف اختصاصی جنس *Allium* صورت گرفت. نتایج الکتروفورز با استفاده از نرم افزار TotalLab، بررسی و ۱۸۱ باند که دارای وضوح بسیار بالایی بودند انتخاب شدند. ۲۲ توده مختلف در ۲۱ گروه مختلف طبقه‌بندی شدند. تنوع مشاهده شده ۱/۵۲ درصد و تشابه توده‌ها بین ۷/۴۳ تا ۸/۹۵ درصد تعیین و رابطه بین پراکندگی جغرافیایی و ژنتیکی اکثر توده‌های سیر ایرانی نشان داده شد.

در حال حاضر با توجه به بررسی منابع علمی، مطالعات به‌نژادی و پژوهش‌های مرتبط با آن روی گیاه بن‌سرخ انجام نشده است و هیچ رقم خاصی از آن اهلی و اصلاح نگردیده است. به علاوه، به دلیل جمع‌آوری بی‌رویه آن از طبیعت توسط افراد بومی احتمال نابودی آن وجود دارد و

جدول ۱- محل جمع آوری نمونه

شماره	شهرستان	استان
۱	بانه	کردستان
۲	سقز	کردستان
۳	بوکان	آذربایجان غربی
۴	مهاباد	آذربایجان غربی
۵	سردشت	آذربایجان غربی
۶	روانسر	کرمانشاه
۷	اراک	مرکزی



شکل ۱- موقعیت رویشگاه های نمونه برداری (Ba: بانه، Sa: سقز، Bu: بوکان، Ma: مهاباد، Sar: سردشت، Ra: روانسر، Ar: اراک)

آغازگر که ساخت شرکت بیونیر (Bioneer) بودند استفاده گردید و برای انتخاب دمای بهینه آغازگرها، دماهای نزدیک به دمای ذوب پرایمر (TM) انتخاب شد. درجه حرارت اتصال آغازگر به طور عملی و با تکرار آزمایشات برای هر پرایمر به روش گرادینانت مشخص شد (جدول ۲). واکنش زنجیره ای پلی مرز با استفاده از دستگاه ترموسایکلر (Bio Rad Co., USA) انجام شد. شرایط واکنش در جدول ۳ آورده شده است. پس از انجام واکنش زنجیره ای پلی مرز، محصول واکنش در چاهک های ژل آگاروز ۱/۲% تهیه شده با بافر TBE (Tris-Boric acid-EDTA) بارگیری و به مدت ۱۵۰ دقیقه و شدت ۸۰ ولت الکتروفورز شد. پس از اتمام این مرحله ژل جهت رنگ آمیزی به مدت ۲۰-۱۵ دقیقه در محلول اتیدیوم بروماید ۰/۵ میکروگرم بر میلی لیتر قرار گرفت و سپس توسط

استخراج DNA ژنومی

به منظور استخراج DNA از روش Doyle و Doyle (۱۹۸۷) با کمی تغییرات استفاده شد. جهت بررسی کمیت و کیفیت DNA استخراج شده از دو روش اسپکتروفتومتری و الکتروفورز افقی روی ژل آگارز ۱% استفاده گردید.

شرایط واکنش زنجیره ای پلی مرز (PCR)

واکنش زنجیره ای پلی مرز در حجم نهایی ۲۵ میکرولیتر شامل ۱ میکرولیتر DNA الگو (۵۰ نانوگرم در میکرولیتر)، ۲ میکرولیتر آغازگر با غلظت ۰/۸ میکرومولار، ۱۶/۲ میکرولیتر آب مقطر استریل، ۲/۵ میکرولیتر بافر PCR، ۱/۵ میکرولیتر کلرید منیزیم ۳ میلی مولار، ۱/۵ میکرولیتر dNTPs ۰/۶ میلی مول و ۰/۲ میکرولیتر تک DNA پلی مرز به اندازه ۱ واحد بود. در این تحقیق از ۳۲

دستگاه ژل داکيومنتيشن قطعات تکثير يافته ي DNA تحت نور UV مشاهده و عکس برداري از ژل صورت گرفت.

جدول ۲- مشخصات آغازگرهاي مورد استفاده

ردیف	کد آغازگر	توالي آغازگر (۵' - ۳')	دمای بهینه اتصال (درجه سانتی گراد)
۱	IS1	CTCTCTCTCTCTCTCTG	-
۲	IS2	GACGACGACGACGACC	۵۷
۳	IS3	GAGAGAGAGAGAGAGAC	-
۴	IS4	CACACACACACACACAG	۶۲
۵	IS5	ACACACACACACACACG	۵۲
۶	IS6	ACACACACACACACACC	۶۱
۷	IS7	ACGACGACGACGACGG	-
۸	IS8	ACGACGACGACGACGC	۳۹
۹	IS9	TCGTCGTCGTCGTCGG	-
۱۰	IS10	TCGTCGTCGTCGTCGC	۵۲
۱۱	IS11	ACACACACACACACAG	-
۱۲	IS12	CACACACACACACART	-
۱۳	IS13	AGAGAGAGAGAGAGAGYT	۵۴
۱۴	IS14	AGAGAGAGAGAGAGAGC	-
۱۵	IS15	ACACACACACACACACYG	-
۱۶	IS16	AGAGAGAGAGAGAGAGT	-
۱۷	IS17	GAGAGAGAGAGAGAGAT	۵۶
۱۸	IS18	CTCTCTCTCTCTCTCTRG	۵۲
۱۹	IS19	BDBTCCTCCTCCTCCTCCTCC	-
۲۰	IS20	HVHTCCTCCTCCTCCTCCTCC	۶۳
۲۱	IS21	AGAGAGAGAGAGAGAGRC	-
۲۲	IS22	TCCTCCTCCTCCTCCYR	-
۲۳	IS23	CTCCTCCTCCTCCTCRC	۵۶
۲۴	IS24	ACACACACACACACACT	۵۶
۲۵	IS25	GACAGACAGACAGACA	-
۲۶	UBC-810	GAGAGAGAGAGAGAGAT	-
۲۷	UBC-849	GTGTGTGTGTGTGTGYA	-
۲۸	UBC-850	GTGTGTGTGTGTGTGYC	۵۹
۲۹	UBC-866	CTCCTCCTCCTCCTCCTC	-
۳۰	UBC-868	GAAGAAGAAGAAGAAGAA	۵۲
۳۱	UBC-878	GGATGGATGGATGGAT	-
۳۲	UBC-880	GGAGAGGAGAGGAGA	-

محاسبات آماری

برای نوارهای ایجاد شده به حضور باند عدد یک و عدم حضور باند عدد صفر داده شد تا ماتریس داده ها تهیه گردد. ماتریس تشابه با استفاده از ضریب جاکارد، تجزیه ی خوشه ای و رسم دندروگرام بر اساس ضرایب تشابه جاکارد و با استفاده از مدل (SAHN) و روش (UPGMA) محاسبه گردید. رسم الگوی دو بعدی پراکنش ژنوتیپ های مختلف بر اساس ۲ عامل اصلی حاصل از داده های ISSR (تجزیه به مختصات اصلی، PCOA)، و به وسیله نرم افزار (NTSYS-PC, Ver. 2.01) محاسبه شد. آنالیز ساختار ژنتیکی و منشأ جمعیت ها با نرم افزار (STRUCTURE ver 2.3.3) و با استفاده از الگوریتم زنجیره ای مارکوف-

مونت کارلو (MCMC) انجام گردید. در این نرم افزار هر فرد در یک زیر جمعیت (K) قرار می گیرد که با محاسبه احتمالات برای $K_r Pr(X | K)$ یا $L(K)$ در یک مدل ترکیبی از $K=1$ تا $K=10$ تعداد خوشه ها محاسبه شده و اجازه مقایسه پتانسیل باز ترکیبی بین خوشه بندی های حاصله را می دهد. برای محاسبه هر K، ۷۰۰۰۰ تکرار و به دنبال آن ۳۰۰۰۰ دور آزمایش در ۱۰ اجرا به صورت کامل انجام شد. استنتاج تعداد زیر جمعیت ها بر طبق روش Evanno و همکاران (۲۰۰۵) و با استفاده از میزان تغییرات لگاریتم احتمال $(\Delta K)K$ به ارزش های بهینه K انجام شد.

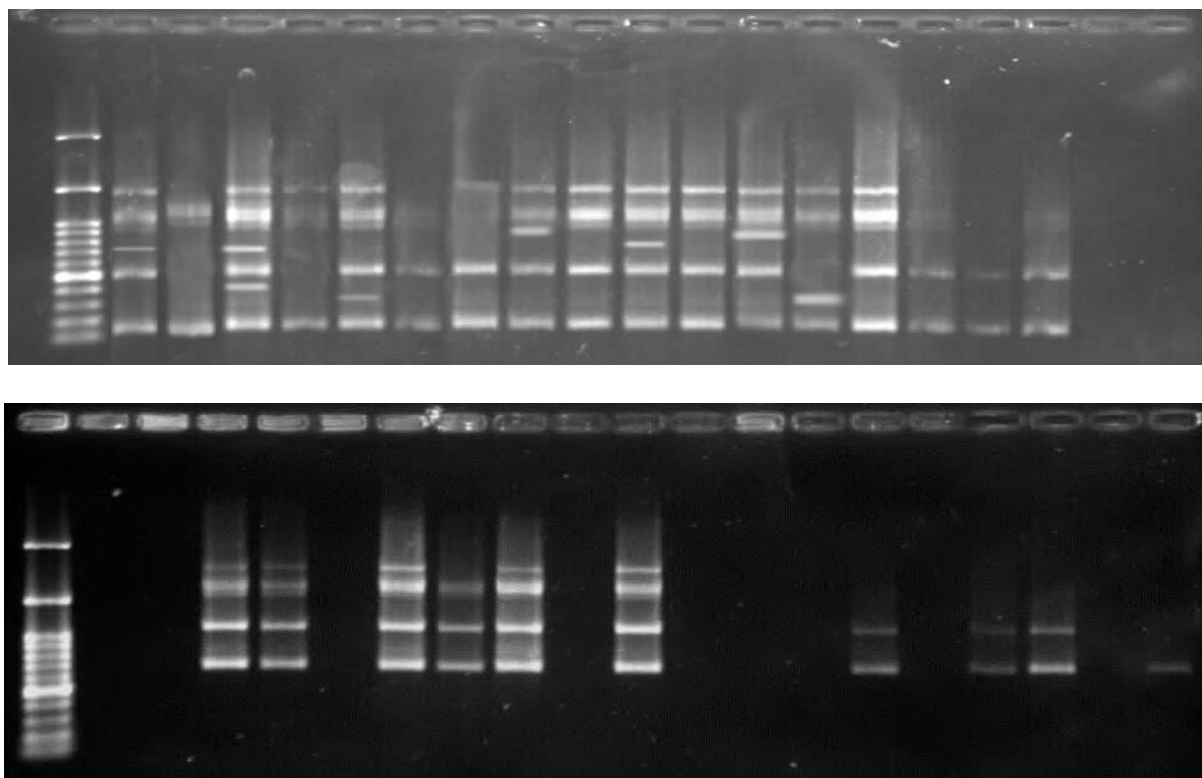
جدول ۳- برنامه واکنش زنجیره ای پلی مرز

مرحله	درجه حرارت (° C)	زمان مورد نیاز	تعداد چرخه
واسرشته سازی اولیه	۹۴	۵ دقیقه	۱
واسرشته سازی	۹۴	۱ دقیقه	۳۷
اتصال آغازگر	(۶۸-۳۹) بسته به توالی آغازگر	۷۵ ثانیه	۳۷
DNA بسط	۷۲	۲ دقیقه	۳۷
بسط نهایی	۷۲	۷ دقیقه	۱
دمای نگهداری	۴	+∞	-

نتایج و بحث

از ۳۲ آغازگر به کار گرفته شده در این مطالعه، ۱۸ آغازگر قادر به تولید باند نبودند. از ۱۴ آغازگر دیگر برای بررسی تنوع ژنتیکی جمعیت ها استفاده شد. انتخاب باندهای چند شکل برای تجزیه و تحلیل بر اساس خصوصیات باندها نظیر درجه وضوح و تکرار پذیری آنها صورت گرفت. در این پژوهش آغازگرها باندهایی با اندازه طولی ۱۰۰ تا ۳۰۰۰ جفت باز تکثیر نمودند، که ۱۰ آغازگر ۱۰۰ درصد چند شکلی را نشان دادند و آغازگر IS10 کمترین درصد چند شکلی (۵۰٪) را نشان داد. در مجموع ۹۴ باند حاصل گردید که ۸۴ تای آن (۹۱/۴٪) چند شکل بودند. بیشترین قطعه ی تکثیر شده (عدد ۱۰) با استفاده از پرایمر IS5 و کمترین قطعه ی تکثیر شده (عدد ۴) پس از کاربرد

پرایمرهای IS18 و IS20 به دست آمد (جدول ۴). میانگین شاخص نشانگری در جمعیت های مورد مطالعه ۱/۵۲ به- دست آمد که بیشترین آن (۲/۴۱) در پرایمر (IS5) و کمترین آن (۰/۹۷) در پرایمر IS4 مشاهده شد. قدرت تفکیک بین ۱/۲۳ برای IS4 تا ۶/۴۹ برای IS24 و میانگین قدرت تفکیک تمام نشانگرها ۳/۶۵ به دست آمد (جدول ۴). برای هر پرایمر میانگین نسبت جمعیت های دارای باند حاوی اطلاعات (mp) و میانگین تعداد باند حاوی اطلاعات (mIb) نیز در جدول ۴ آورده شده است. اطلاعات چند شکل (PIC) با استفاده از فراوانی آلی برای هر آغازگر به طور جداگانه محاسبه گردید. بالاترین مقدار PIC، (۰/۳۶) مربوط به آغازگر IS20 بود و کمترین آن هم



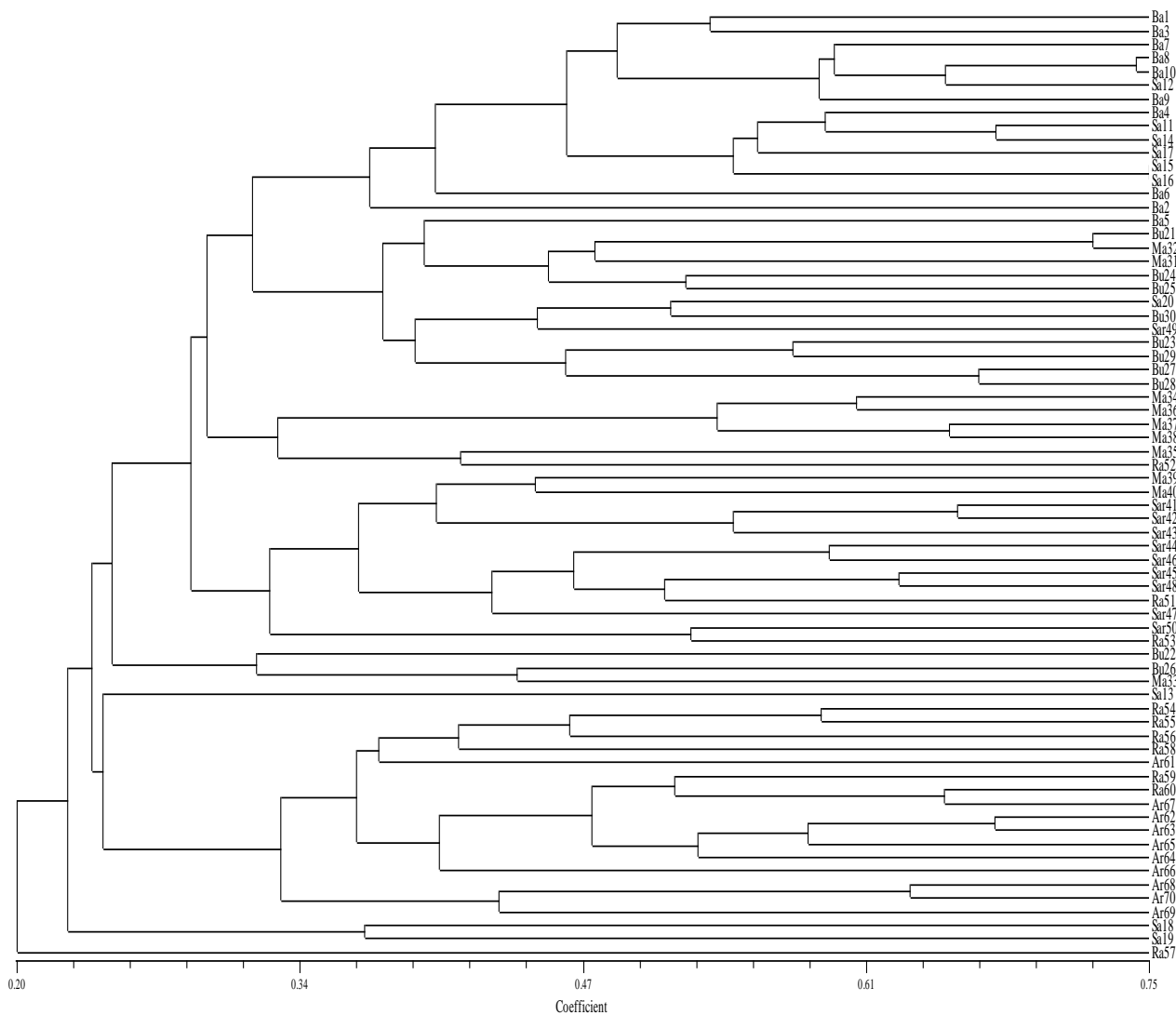
شکل ۱- الگوی باندي حاصل از تکثیر DNA ژنومي جمعیت‌هاي بن سرخ توسط آغازگر UBC868

اراک با یک جمعیت از روانسر (Ar66 با Ra53) مشاهده شد.

بر اساس نتایج حاصل از دندروگرام (شکل ۳)، جمعیت‌های مورد مطالعه به ۸ گروه مجزا در سطح تشابه ۰/۳۱ تقسیم شدند. در گروه اول گیاهان متعلق به ۵ جمعیت قرار گرفته‌اند. در گروه دوم و گروه پنجم ۳ نمونه از سقز به تنهایی قرار گرفته و مابقی به طور پراکنده در گروه اول به همراه ۴ جمعیت دیگر قرار گرفته است. نیمی از جمعیت مه‌باد به همراه یک نمونه از روانسر در گروه دوم جای دارد. برخی از افراد جمعیت مه‌باد در گروه ۱ و ۳ قرار دارند که در ۳ گروه نزدیک به هم می‌باشند. در گروه سوم نمونه‌هایی از روانسر و سردشت مشاهده می‌شود. نیمی از جمعیت روانسر در گروه ششم و یک نمونه به تنهایی در گروه هشتم قرار گرفته است. اراک به تنهایی در ۲ زیر شاخه در گروه ششم قرار گرفته است، تنها بعضی از نمونه‌های روانسر در این گروه قرار دارد.

آغازگرهای با بیشترین PIC قادر به شناسایی بهتر فاصله ژنتیکی توده‌ها هستند. همچنین آغازگرهای با MI بالا بیشترین پتانسیل را در تولید باند دارند (Powell *et al.*, 1996). شاخص نشانگری (MI) و قدرت تفکیک (Rp) محاسبه شد تا توانایی نشانگرهای ISSR را، در تمایز جمعیت‌های بن‌سرخ نشان دهد. در این مطالعه بیشترین شاخص نشانگر برای IS5 به دست آمد که نشان می‌دهد این آغازگر بیشترین چند شکلی را تولید کرده است.

مقدار تشابه ژنتیکی ژنوتیپ‌ها در دامنه‌ای از صفر تا ۰/۷۵ بود. بیشترین شباهت ژنتیکی (۰/۷۵) بین دو نمونه Sa15 و Sa16 مشاهده گردید که هر دو متعلق به جمعیت سقز بوده و بعد از آن متعلق به دو نمونه از جمعیت بانه Ba10 و Ba8 (۰/۷۴) می‌باشند. کمترین شباهت ژنتیکی که برابر صفر بود متعلق به یک جمعیت از اراک (Ar66) با دو جمعیت از مه‌باد (Ma39,40) بود و بعد از آن کمترین شباهت ژنتیکی (۰/۰۲) متعلق به یک جمعیت از مه‌باد با یک جمعیت از سردشت (Ma40 با Sa13) و یک جمعیت از



شکل ۳- دندروگرام حاصل از تجزیه و تحلیل باندهای ISSR در جمعیت‌های بن‌سرخ با استفاده از روش UPGMA و ضریب تشابه جاکارد (Ba):
 بانه، Sa: سقز، Bu: بوکان، Ma: مهاباد، Sar: سردشت، Ra: روانسر، Ar: اراک

گرفتند. اولین مؤلفه بیشترین تغییرات (۲۹/۸۹٪) را نسبت به سایر مؤلفه‌ها توجیه می‌کند و مؤلفه‌ی دوم حدود (۶/۴٪) تغییرات را توجیه می‌کند (جدول ۵).

با استفاده از داده‌های حاصل از نشانگر ISSR می‌توان تجزیه به مختصات اصلی (PCOA) را نشان داد. داده‌هایی که مقادیر ویژه‌ی بالایی ۱ داشتند در ۱۵ عامل قرار

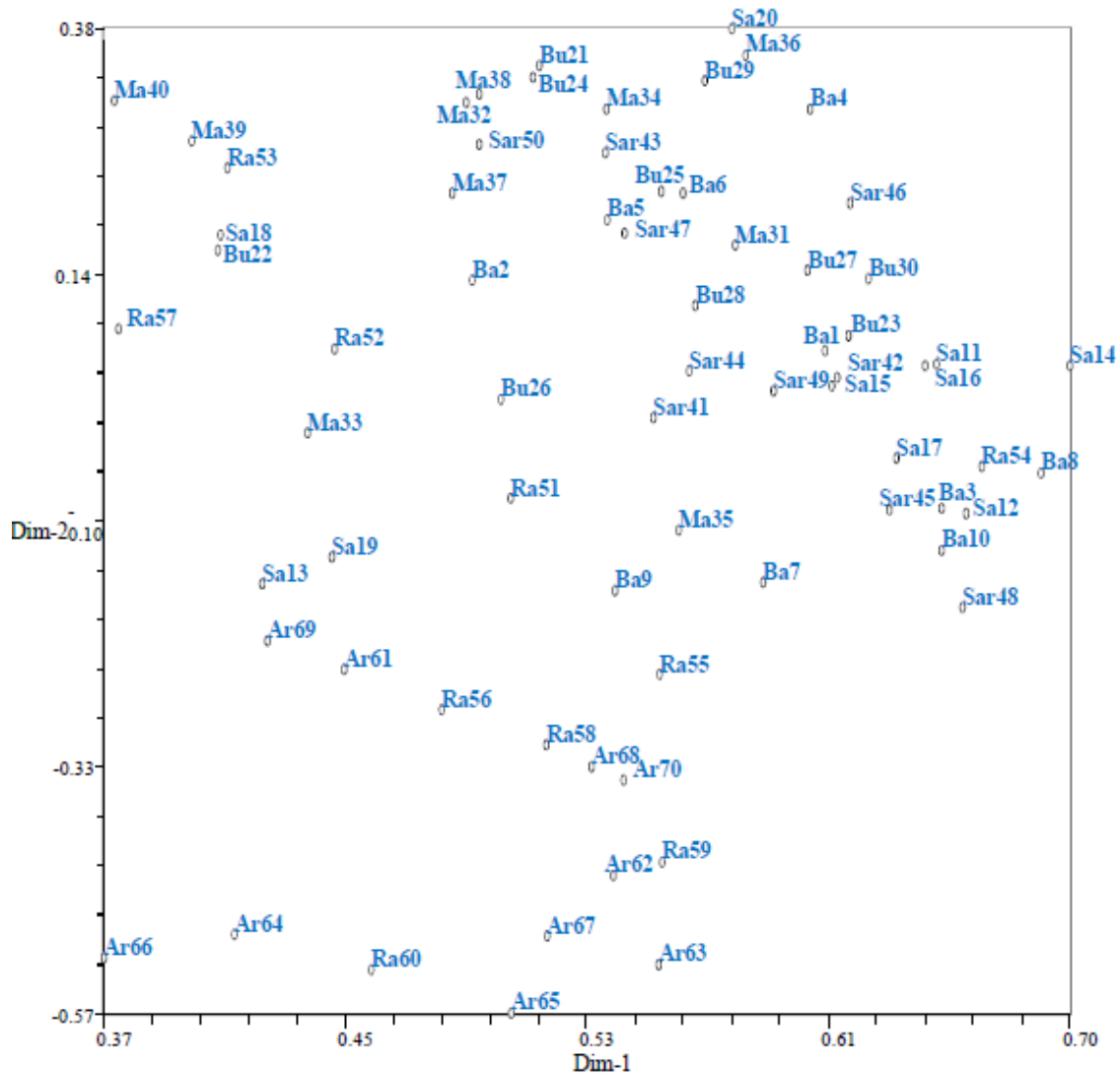
جدول ۵- مقادیر ویژه و میزان توجیه تغییرات توسط هر مؤلفه

مؤلفه‌ی اصلی	مقادیر ویژه	درصد واریانس	درصد واریانس تجمعی
۱	۲۰/۹۲	۲۹/۸۹	۲۹/۸۹
۲	۴/۵	۶/۴	۳۶/۳۲
۳	۳/۴۵	۴/۹	۴۱/۲۵
۴	۲/۵۹	۳/۷۱	۴۴/۹۶
۵	۲/۳۳	۳/۳۳	۴۸/۳۰
۶	۱/۸۲	۲/۶	۵۰/۹۱
۷	۱/۷	۲/۴۷	۵۳/۳۹
۸	۱/۶۳	۲/۳۴	۵۵/۷۳
۹	۱/۴۴	۲/۰۶	۵۷/۸۰
۱۰	۱/۳۲	۱/۸۹	۵۹/۶۹
۱۱	۱/۲۳	۱/۷۶	۶۱/۴۶
۱۲	۱/۱۷	۱/۶۷	۶۳/۱۴
۱۳	۱/۱۶	۱/۶۶	۶۴/۸
۱۴	۱/۰۷	۱/۵۳	۶۶/۳۴
۱۵	۱/۰۱	۱/۴۴	۶۷/۷۹

است. توزیع نمونه‌ها در این نمودار در برخی موارد مطابق با توزیع آن‌ها در شاخه‌های دندروگرام حاصل از تجزیه خوشه‌ای بود. تجمع در یک ناحیه از پلات نشان دهنده تشابه ژنتیکی بیشتر آن نمونه‌ها خواهد بود. با توجه به اینکه عامل‌های اول و دوم به ترتیب ۲۹/۸۹ و ۶/۴ (مجموعاً ۳۶/۳۲) از واریانس کل را بیان کردند. لذا، عدم تطابق کامل گروه‌ها بین این دو روش قابل توجیه می‌باشد. ضریب کوفنتیک بین ماتریس تشابه و ماتریس خوشه‌بندی $r = 0.68$ بدست آمد که نشان می‌دهد خوشه بندی UPGMA روش نسبتاً مناسبی بوده است.

از تجزیه به مختصات اصلی می‌توان برای نمایش دو بعدی پراکنش افراد استفاده کرد. این درحالی است که بیشتر موارد در صفات کمی به خصوص هنگامی که صفات همبستگی زیادی داشته باشند، دو تا سه مولفه اول بیش از ۹۰ درصد تغییرات را توجیه میکنند. در داده‌های نشانگرهای مولکولی امکان توجیه مقادیر بیشتر واریانس متغیرهای اولیه توسط چند مولفه اصلی ابتدایی وجود ندارد (Mohammadi and Prasanna, 2003).

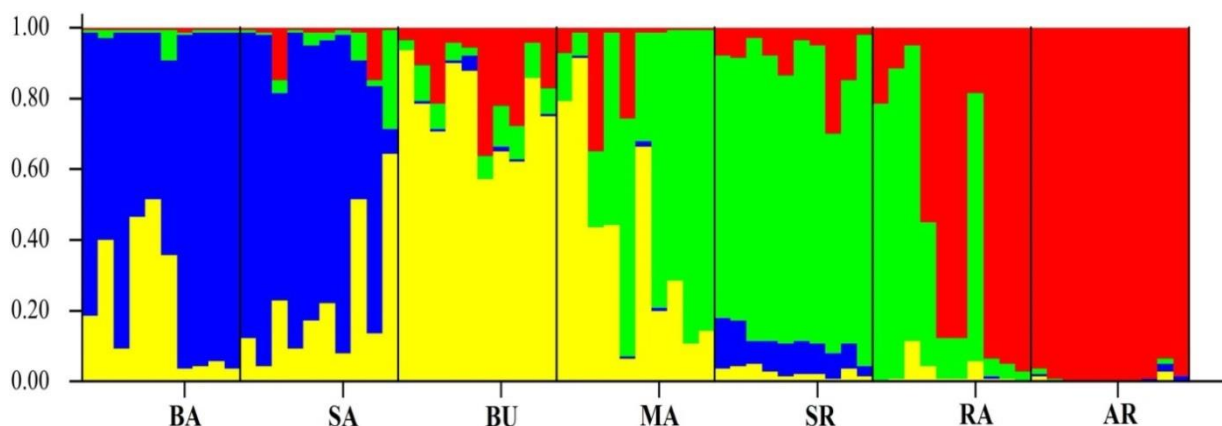
علاوه بر تجزیه خوشه‌ای از تجزیه به مختصات اصلی (PCOA) بر اساس داده‌های مولکولی نیز برای بررسی گروه‌بندی نمونه‌ها استفاده شد (شکل ۴)، که پراکنش و توزیع نمونه‌ها را براساس ۲ مؤلفه اول و دوم ارائه نموده



شکل ۴- نمودار دو بعدی حاصل از تجزیه به مختصات اصلی مبتنی بر ماتریس تشابه جاکارد

نشان می دهد که می توان علت آن را تبادل ژنی از طریق انتقال بذور به طور فیزیکی توسط انسان یا پرندگان دانست. مهباد و سردشت در یک گروه با رنگ سبز و بانه و سقز در گروه دیگر با رنگ آبی قرار دارند که علت دسته بندی این جمعیت ها در این ۲ گروه را می توان مکان های جغرافیای نزدیک به هم و با شرایط آب و هوایی شبیه به هم نسبت داد. جمعیت بوکان به تنهایی در یک گروه (زرد) قرار گرفته است.

بررسی ساختار ژنتیکی جمعیت ها بر اساس داده های ISSR و با استفاده از روش Evanno و همکاران (۲۰۰۵) نشان داد که بیشترین میزان ΔK در مقابل تغییرات K در $K=4$ به دست آمد که نشان می دهد که جمعیت ها در چهار گروه (زیر جمعیت) قرار دارند. مطابق شکل ۵، نتایج گراف شده حاصل از آنالیز Structure، جمعیت روانسر و اراک در یک گروه با رنگ قرمز جای گرفتند که شباهت ژنتیکی این دو جمعیت را با وجود فاصله جغرافیایی آنها



شکل ۵- آنالیز کلاستر بندی بیزین بر اساس $K=4$ ، تعداد زیر جمعیت‌ها در جمعیت‌های مختلف بن‌سرخ ۷۰ فرد با استفاده از داده‌های ISSR. هر جمعیت در نمودار افقی مشخص شده است و گروه‌ها با چهار رنگ نمایش داده شده‌اند: جمعیت اراک و روانسر (رنگ قرمز)، جمعیت سردشت و مهاباد (سبز)، جمعیت سقز و بانه (آبی)، جمعیت بوکان (زرد)

آغازگرها دارای برتری بودند. آغازگر IS5 با شاخص نشانگری (MI)، ۲/۴۱، آغازگر IS24 با قدرت تفکیک (Rp)، ۶/۴۹ و آغازگر IS20 با میانگین اطلاعات چند شکل (PIC)، ۰/۳۶، به عنوان آغازگرهای برتر در این مطالعه شناخته شدند. به علاوه در این پژوهش مشخص شد که در مجموع ۹۴ باند حاصل گردید که ۸۴ تای آن (۹۱/۴٪) چند شکل بودند. از ۱۴ آغازگر مورد مطالعه که قادر به تولید باند بودند، ۱۰ آغازگر ۱۰۰ درصد چند شکلی را نشان دادند که بیانگر قدرت بالای این پرایمرها در بررسی تنوع مولکولی و همچنین بیانگر تنوع زیاد جمعیت‌های بن‌سرخ مورد بررسی در مقایسه با گیاهان دارویی دیگر می باشد. به عنوان مثال احمدوندی و همکاران (۱۳۹۰) تنوع ژنتیکی برخی توده‌های زیره سبز را براساس نشانگر ISSR بررسی کرده و مشاهده نمودند، ۵۷/۹۵ درصد چندشکلی در باندهای تکثیر شده توسط نشانگر ISSR بدست آمد، براساس تجزیه خوشه‌ای و تجزیه به مؤلفه‌های اصلی با استفاده از ضریب تشابه ژنتیکی جاکارد ژنوتیپ‌ها به سه گروه متمایز تقسیم شدند و بیشترین تشابه ژنتیکی بین توده‌های ۳۱ و ۳۷ و کمترین شباهت ژنتیکی بین توده‌های ۲۲ و ۳ مشاهده گردید. بر

نتایج حاضر با نتایج حاصل از تجزیه خوشه‌ای تا حدود زیادی مطابقت دارد. ارتباط تقریباً بالایی بین زیر جمعیت‌ها و توزیع جغرافیایی جمعیت‌های مورد مطالعه مشاهده گردید.

برای بهره‌وری موفق و پایدار از تنوع ژنتیکی موجود بین گونه‌های وحشی گیاهان از جمله گیاهان دارویی اطلاع از روابط ژنتیکی آن‌ها ضروری است. همچنین بررسی این روابط ژنتیکی می‌تواند به عنوان راهنمایی برای بهره‌گیری بهتر از منابع ژنتیکی در استفاده از آن‌ها در تلاقی‌ها و جداسازی ژن‌های مفید به کار رود (Alamdary et al., 2012). در این تحقیق از نشانگر مولکولی ISSR برای بررسی تنوع ژنتیکی استفاده شد و نتایج نشان داد پیمایش DNA ژنومی با استفاده از این نشانگر، یک روش کارآمد و قدرتمند برای داده‌های مولکولی در بررسی تنوع ژنتیکی می‌باشد. با این وجود میانگین شاخص تفکیک کنندگی تمام آغازگرهای به کار رفته در این تحقیق نشان داد که این آغازگرها از قدرت تفکیک کنندگی متوسطی در جهت شناسایی جمعیت‌های بن‌سرخ برخوردارند. از جمله آغازگرهای مورد استفاده در این تحقیق می‌توان IS24، IS5 و IS20 را معرفی نمود که نسبت به سایر

۲ جمعیت با مه‌باد را نشان می‌دهد. نیمی از جمعیت روانسر در گروه ششم قرار گرفته است و یک نمونه به تنهایی در گروه هشتم، که تنوع درون و بین جمعیت نمونه‌ها را نشان می‌دهد و علت تنوع بین جمعیت در روانسر می‌تواند این باشد که این منطقه تنها منطقه‌ی مورد مطالعه از استان کرمانشاه بوده، به همین علت تاحدی با وجود فواصل جغرافیایی، متفاوت‌تر از جمعیت‌های دیگر است. اراک به تنهایی در ۲ زیر شاخه در گروه ششم قرار گرفته است که اراک خالص‌ترین جمعیت نسبت به سایر جمعیت‌ها بوده و شباهت ژنتیکی کمتری به سایر جمعیت‌ها دارد که علت آن فاصله دور جغرافیایی و شرایط آب و هوایی متفاوت این استان نسبت به ۳ استان دیگر است. تنها بعضی از نمونه‌های روانسر در این گروه قرار دارد که می‌توان این شباهت ژنتیکی روانسر به نمونه‌های اراک را شرایط رویشی شبیه به هم یا جا به جایی ژرم پلاسم توسط پرندگان، باد و یا انسان‌ها نسبت داد. حق‌پناه و همکاران (۱۳۹۱) نیز در بررسی انجام داده بر روی گیاه گزنه با استفاده از نشانگر ISSR، تنوع ژنتیکی بالایی را در اکوتیپ‌های گزنه در استان مازندران گزارش کردند. برای برنامه‌های اصلاحی بن‌سرخ به ویژه برنامه‌های مبتنی بر تلاقی، از دو جمعیت اراک و مه‌باد می‌توان بهره برد. به علاوه، با بهره‌گیری از نتایج مولکولی و ارزیابی تنوع فیتوشیمیایی نمونه‌ها، امکان شناسایی جمعیت‌های مناسب جهت توسعه و بهره‌گیری از آن‌ها وجود خواهد داشت.

اساس نتایج پژوهش حاضر، دو نمونه‌ای که بیشترین فاصله ژنتیکی را داشتند یک نمونه از اراک با دو نمونه از مه‌باد را می‌توان نام برد. داده‌های حاصل از نشانگر مولکولی ISSR در نتایج حاصل از خوشه‌بندی جمعیت‌های بن‌سرخ، تنوع ژنتیکی قابل توجهی را در این جمعیت‌ها نشان دادند. بر اساس نتایج حاصل از دندروگرام، جمعیت‌های مورد مطالعه به ۸ گروه مجزا در سطح تشابه ۰/۳۱ تقسیم شدند. در گروه اول گیاهان متعلق به ۵ جمعیت قرار گرفته‌اند که نشان دهنده‌ی این می‌باشد که با وجود فاصله‌ی جغرافیایی و شرایط آب و هوایی متفاوت، قرابت ژنتیکی و خویشاوندی احتمالی بین این مناطق وجود دارد که هر ۵ جمعیت متعلق به مناطق دو استان هم جوار هم می‌باشند که به احتمال زیاد نزدیک بودن این دو استان باعث جا به جایی و در نتیجه شباهت ژنتیکی بالای این مناطق و قرار گرفتن آنها در یک گروه می‌باشد. در گروه دوم و گروه پنجم ۳ نمونه از سقز به تنهایی قرار گرفته و مابقی به طور پراکنده در گروه اول به همراه ۴ جمعیت دیگر قرار گرفته است که می‌تواند نشان‌دهنده‌ی این باشد که این جمعیت، تنوع درون و بین جمعیت بالایی را نشان می‌دهد. نیمی از جمعیت مه‌باد در گروه دوم جای دارد به همراه یک نمونه از روانسر که شاید منشأ آن مه‌باد باشد. برخی از افراد جمعیت مه‌باد در گروه ۱ و ۳ قرار دارند که در ۳ گروه نزدیک به هم می‌باشند که نشان دهنده‌ی شباهت ژنتیکی و تنوع درون جمعیت بالایی نمونه‌های مه‌باد است. در گروه سوم نمونه‌هایی از روانسر و سردشت مشاهده می‌شود که شباهت ژنتیکی این

منابع

- repeat analysis and agro-morphological traits. *Biochemical Systematics and Ecology*, 55, 260-267.
- Doyle, J.J. and Doyle J.L. (1987). Rapid DNA isolation procedure for small quantities of fresh leaf tissue. *Phytichemecal Bulletin*, 19, 11-15.
- Ebadi, A., Rezaie, A., Nazeri, M. and Jaferi, B. (2011). Evaluating the antibacterial effects of *Allium jesdianum* Boiss extract. *Reserch Journal of Biological Sciences*, 6 (11), 608-610.
- Evanno, G., Regnaut, S. and Goudet, J. (2005). Detecting the number of clusters of individuals using the software STRUCTURE: a simulation study. *Molecular Ecology*, 14 (8), 2611-2620.
- Hao, J., Lee, D., Seunglee, J. and Sook lee, N. (2002). A study of taxonomical relationships among species of Korean *Allium* sect. *sacculiferum* (Alliaceae) and related species using inter-simple sequence repeat (ISSR) markers. *Botanical Bulletin of Academia Sinica*, 43, 63-68.
- Hashemi, H., Safar Nejad, A. and Bagheri, A. (2009). Investigation of genetic variation among Iran's Persian Zira (*Bunium persicum* Boiss) landraces using RAPD marker. *Iranian Journal of Rangelands and Forests Plant Breeding and Genetic Research*, 16(2), 238-246.
- Kumar, J. and Kumar Gupta, P. (2008). Molecular approaches for improvement of medicinal and aromatic plants. *Plant Biotechnology Reporarts Journal*, 2, 93-112.
- Mezzena, L., Paris, A., Gimenes, M.A., Bonine, C. and Valle, C.F. (2001). Identification of ISSR (inter simple sequence repeat) codominant markers in *Eucalyptus grandis*. *Journal of Plant and Animal Genome IX Conference, San Diego, CA*. P24.
- Mohammadi, S.A. and Prasanna, B.M., (2003). Analysis of genetic diversity in crop plants salient statistical tools and considerations. *Crop Science*. 43, 1235-1248.
- Mukherjee, A., Sikdar, B., Ghosh, B. and Banerjee, A. (2013). RAPD and ISSR analysis of some economically important species, varieties, and cultivars of the genus *Allium* (Alliaceae). *Turkish Journal of Botany*, 37, 605-618.
- Powell, W., Morgante, M., Andre, C., Hanafey, M., Vogel, J., Tingey, S. and Rafalski, A. (1996). The comparison of RFLP, RAPD, AFLP and SSR (microsatellite) markers for germplasm analysis. *Molecular Breeding*, 2, 225-238.
- Reddy, M.P., Sarla, N. and Siddiq, E.A. (2000). جبارزاده، ز.، خوشخوی، م.، صالحی، ح. و شهسوار، ع.، ۱۳۹۰. بررسی روابط فیلوژنتیکی برخی گونه‌های ورد با استفاده از نشانگر ISSR. هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان. ۱۷-۱۴ شهریور، ۱۰۱-۱۰۰.
- حق‌پناه، م.، کاظمی‌تبار، س.ک. و هاشمی پطرودی، س.ح.، ۱۳۹۱. بررسی تنوع ژنتیکی گیاه گزنه با استفاده از نشانگر ISSR در استان مازندران. دوازدهمین کنگره ژنتیک ایران. تهران، دانشگاه شهید بهشتی
- رستمی احمدوندی، ح.، چقامیرزا، ک. و کهریزی، د.، ۱۳۹۰. بررسی تنوع ژنتیکی برخی توده‌های زیره سبز (*Cuminum cyminum*) بر اساس نشانگر مولکولی ISSR. هفتمین کنگره علوم باغبانی ایران، دانشگاه صنعتی اصفهان، ۱۷-۱۴ شهریور، ۸۹-۸۷.
- زاجی، ب.، زاجی، غ. و علانی، ش.، ۱۳۸۸. بیوتکنولوژی، راهکاری کاربردی در تولید و فرآوری گیاهان دارویی. همایش منطقه‌ای غذا و بیوتکنولوژی، ۱۴-۱۳ اسفند، دانشگاه آزاد واحد کرمانشاه. ۵-۱.
- شهریاری احمدی، ف.، صالحی، م.، قاسمی عمران، و. و رضانی مقدم، م.، ۱۳۹۱. بررسی تنوع ژنتیکی بین برخی از ژنوتیپ‌های پنبه (*Gossypium sp.*) موجود در ژرمپلاسم ایران با استفاده از نشانگر مولکولی بین ریزماهوراه‌ای ISSR. پژوهش‌های زراعی ایران. ۱۰(۴): ۶۸۰-۶۷۴
- فارسی، م. و باقری، ع.، ۱۳۸۶، اصول اصلاح نباتات، انتشارات جهاد دانشگاهی مشهد، ۳۷۶ صفحه.
- فخرشاهی، م. و شهریاری، ف.، ۱۳۹۱. انگشت‌نگاری ژنتیکی اکوتیپ‌های سیر (*Allium sativum* L.) ایران با استفاده از نشانگرهای مولکولی ISSR و M13. سومین همایش ملی بیوتکنولوژی کشاورزی ایران.
- Alamdary, S.B.L., Safarnejad, A. and Nematzadeh, G.A., 2012. Using RAPD marker for genetic diversity assessment of several *Thymus* Species. *Iranian Journal of Rangelands and Forests Plant Breeding and Genetic Research*, 20 (2): 192-201.
- Chen, S.H., Chen, W., Shen, X., Yang, Y., Qi, F., Liu, Y. and Meng, H. (2014). Analysis of the genetic diversity of garlic (*Allium sativum* L.) by simple sequence repeat and inter simple sequence

Inter simple sequence repeats (ISSR) polymorphism and its application in plant breeding. *Journal of Euphytica*, 128 (1), 9-17

Schlötterer, C. (2000). Evolutionary dynamics of microsatellite DNA. *Journal of Chromosoma*, 109 (6), 363-371.

Vahdani, R., Mehrabi, S., Malekzadeh, J., Jannesar, R., Sadeghi, H. and Shafaeifar, A. (2011). Effect of Hydrophilic Extract of *Allium Jesdianum* on Ethylene Glycol-Induced Renal Stone in Male Wistar Rats. *Armaghane-danesh. Yasuj University of Medical Sciences Journal*, 16(6), 557-566.