

بررسی تنوع ژنتیکی برخی از ارقام و ژنوتیپ‌های زردآلو با استفاده از خصوصیات مورفولوژیکی و نشانگرهای RAPD

عباسعلی جنتیزاده^۱، محمدرضا فتاحی‌مقدم^{۲*}، ذبیح‌الله زمانی^۳ و هادی زراعتگر^۴
۱، ۲، ۳ دانشجوی دکتری، دانشیار و استاد پرده‌س کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران

۴، مریبی مرکز تحقیقات کشاورزی شهرورد

(تاریخ دریافت: ۸۸/۸/۱۸ - تاریخ تصویب: ۸۹/۴/۱۲)

چکیده

ایران یکی از بزرگترین تولیدکنندگان زردآلو در جهان است که سابقه بسیار طولانی در کشت و کار آن دارد. تکثیر جنسی زردآلو از طریق بذر در طول قرنها گذشته سبب تولید انواع متعددی از آن در ایران شده است که متأسفانه اطلاعات جامعی از وضعیت آنها وجود ندارد. در این پژوهش تعداد ۳۹ رقم و ژنوتیپ ایرانی زردآلو با استفاده از صفات مورفولوژیک و نشانگر مولکولی RAPD مورد ارزیابی قرار گرفتند. در بررسی ضریب تنوع صفات، نسبت مواد جامد محلول (TSS) به اسیدیته قابل تیتراسیون (TA)، اسیدیته قابل تیتراسیون (TA)، وزن مغز دانه، وزن گوشت میوه و وزن میوه دارای مقادیر بالایی بودند که نشان از امکان انتخاب برای هر صفت در برنامه‌های اصلاحی را دارد. همچنین در تجزیه فاکتور که برای تعیین تعداد عامل‌های اصلی مؤثر بر شناسایی ظاهری استفاده شد، صفات مؤثر در ۶ فاکتور اصلی قرار گرفتند که مجموعاً ۷۹/۵۲٪ از تغییرات کل را توجیه کردند که می‌توان فاکتورهای مستقل اول تا سوم را تحت عنوان: اندازه میوه (۲۴٪)، هسته میوه (۱۶٪) و طعم میوه (۱۴/۵٪) نام گذاری کرد. تجزیه کلاستر داده‌های مورفولوژیکی توانست ارقام مختلف را براساس اندازه میوه، تاریخ رسیدن و صفات مربوط به طعم میوه تفکیک نماید. تجزیه و تحلیل داده‌های مولکولی RAPD بیشترین تشابه ژنتیکی را بین ژنوتیپ‌های نوری دیرس و نوری پیشرس (۹۵/۰٪) و کمترین تشابه ژنتیکی را بین ژنوتیپ‌های تنسگل و شهرورد-۴۸ (۳۰/۰٪) نشان داد. در تجزیه کلاستر داده‌های RAPD، ژنوتیپ‌ها در فاصله تشابه ۶۵٪ به ۶ گروه اصلی تقسیم شدند که تا حدودی با نتایج خصوصیات مورفولوژیکی و منشاء جغرافیایی آنها تطابق داشت.

واژه‌های کلیدی: *Prunus armeniaca*, همبستگی صفات، ضریب تنوع، تجزیه کلاستر، تجزیه فاکتور.

غربی، سمنان، تهران، یزد، کرمان، زنجان و خراسان
رضوی می‌باشد (Ministry of Jihad Agriculture, 2007). ترکیه و ایران به ترتیب اولین و دومین کشورهای تولیدکننده زردآلو در جهان هستند و بعد از

مقدمه

زردآلو به عنوان یک درخت میوه در بسیاری از نقاط ایران کشت و کار می‌شود. مناطق عمده کشت زردآلو در ایران شامل استان‌های آذربایجان شرقی، آذربایجان

حوزه مدیترانه که ۵۰٪ از تولید جهانی زردآلو را این منطقه به خود اختصاص داده است، اهمیت ویژه‌ای پیدا کرده است مقاومت به ویروس آبله آلو^۱ است (Hormaza et al., 2007). این برنامه‌های اصلاحی و توسعه ارقام جدید نیازمند وجود روش‌های سریع و مطمئن برای ارزیابی تنوع موجود در ژرمپلاسم و شناسایی و حفاظت از ارقام معرفی شده است.

Badenez et al. (1998) با استفاده از ۱۸ صفت مورفولوژیک زردآلوهای گروه اکو-جغرافیایی اروپایی را ارزیابی کردند که تنوع مشاهده شده توسط آنها کمتر از تنوع قابل انتظار بود. آنها بیشترین تنوع را در صفات مربوط به میوه گزارش کردند. De Giorgio & Polignano (2001) با استفاده از ۲۰ صفت مورفولوژیک، رقم بادام را از ایتالیا ارزیابی کردند. در گزارش آنها صفات مربوط به میوه بیشترین تأثیر را در تغکیک ارقام داشتند. همچنین از ۱۵ صفت مورفولوژیک به ارزیابی بخشی از ژرمپلاسم زردآلوی ترکیه پرداختند. در نتایج آنها بیشترین تنوع مربوط به صفات زمان رسیدن، عملکرد، مواد جامد محلول (TSS)، اسیدیته قابل تیتراسیون (TA)، وزن میوه، هسته و مغز بود. در گزارش دیگری، ۲۰ صفت مورفولوژیک برای ارزیابی ۱۲۰۰۰ دانه‌ال زردآلو در ترکیه استفاده شد که هدف آن انتخاب والدین مناسب برای برنامه‌های اصلاحی بر مبنای خصوصیات رویشی و کیفیت میوه بود (Asma et al., 2007).

استفاده از روش‌های سنتی شناسایی ارقام و پایه‌ها در درختان میوه مبتنی بر مشاهدات فوتیپی علی‌رغم مفید بودن به دلایلی نظیر وقت گیر بودن، قرار گرفتن تحت تأثیر محیط، اندازه بزرگ درختان میوه (Hormaza et al., 2007)، توارث غالب و مغلوب، اثرات اپیستازی و پلیوتربوی، فراوانی و تنوع کم (Naghavi et al., 2008) بسیار محدود شده است و متخصصان به دنبال پیدا کردن نشانگرهای دقیق‌تری هستند. بنابراین روش‌های سنتی باید با روش‌های جدید مبتنی بر DNA به منظور استفاده در برنامه‌های اصلاحی درختان میوه تکمیل گردد.

آنها کشورهای ایتالیا، پاکستان، اسپانیا و فرانسه در رتبه‌های بعدی قرار دارند (FAO, 2007). کیفیت میوه در زردآلو به تعادل مقدار قند و اسید و همچنین عطر ویژه آن بستگی دارد (Hormaza et al., 2007). زردآلو مصارف متعددی مانند تازه خوری و خشک شده دارد. سایر مشتقات آن شامل انواع نوشیدنیها، مرba و آبمیوه است. بخش خوراکی میوه در زردآلو حدود ۹۴٪ از میوه را تشکیل می‌دهد که منبع غنی از ویتامین A (بتا کاروتون) و ویتامین C (اسید آسکوربیک) محسوب می‌شود (Wills et al., 1983). زردآلوهای گروه‌های آسیای مرکزی و ایرانی-قفقازی نسبت به زردآلوهای گروه اکو-جغرافیایی اروپایی و زردآلوی ژاپنی مقدار اسیدیته کمتری دارند (Mehlenbacher et al., 1990).

منشاء زردآلوهای وحشی مناطق مرکزی آسیا و کوهستان تیان شان می‌باشد و از آنجا زردآلو به شرق و به غرب دنیا گسترش یافته است (Faust et al., 1998). طبق گزارشات متعدد، ایران یکی از خاستگاه‌های زردآلوی اهلی است (Faust et al., 1998)، که در این ناحیه تکثیر جنسی آن از طریق بذر در طی سالیان متتمادی سبب ایجاد ژرمپلاسم غنی زردآلو شده است. بررسی تنوع ژرمپلاسم زردآلو در ایران به کمک نشانگرهای ژنتیکی می‌تواند قدم اولیه و بسیار مهم در راستای بهبود ژنتیکی و پرورش آن در ایران باشد. نشانگرهای مورفولوژیک که مبتنی بر خصوصیات ظاهری و ویژگی‌های رشد و نموی و فنولوژیکی هستند همواره اهمیت زیادی در ارزیابی ذخایر ژنتیکی داشته‌اند. سازگاری اقلیمی، افزایش کیفیت میوه، خودسازگاری و مقاومت به بیماریها از مهمترین اهداف اصلاحی در زردآلو می‌باشند (Hormaza et al., 2007). در سالهای اخیر در ارتباط با دو هدف مهم اصلاحی در زردآلو توجه بیشتری به وجود آمده است. هدف اول معرفی و توسعه ارقامی است که قابلیت کشت در مناطق گستردگی تری را داشته باشند، چرا که بیشتر ارقام زردآلو مختص مناطق اکولوژیکی خاص هستند (Layne et al., 1996) و در نتیجه تولید تجاری محدود به مناطق خاصی است که معمولاً یک یا دو رقم بخش زیادی از تولید را به خود اختصاص داده اند. هدف اصلاحی دیگر که در کشورهای

صورت گرفت (جدول ۲). برای تعیین اسیدیته قابل تیتراسیون از روش تیتراسیون عصاره با سود ۰/۱ نرمال و pH-meter استفاده شد و میزان TSS نیز با استفاده از رفرکتومتر تعیین گردید. سایر ویژگی‌ها بر اساس اندازه‌گیری و یا کد دهی تعیین شدند.

استخراج DNA

استخراج DNA از نمونه‌های برگی با استفاده از روش Murray & Thompson (1980) صورت گرفت. میزان DNA به روش اسپکتروفوتومتری در طول موج‌های ۲۶۰ و ۲۸۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر Perkin-Elmer، مدل EZ-201 تعیین و از آن DNA به غلظت ۵ نانوگرم در میکرولیتر برای انجام مراحل PCR تهیه شد.

انجام آزمایش RAPD

در این تحقیق ۹۷ آغازگر ۱۰ نوکلئوتیدی RAPD از سری TibMolBiol مورد آزمایش قرار گرفت و از بین آنها ۱۷ آغازگر انتخاب و جهت مراحل بعدی مورد استفاده قرار گرفت. برای انتخاب آغازگرها ابتدا این آغازگرها بر روی دو ژنوتیپ که از نظر ظاهری متفاوت بودند مورد استفاده قرار گرفتند و از بین آنها، آغازگرهایی که دارای تعداد باند مناسب و در عین حال متفاوت بین دو ژنوتیپ بودند انتخاب شدند. اسامی آغازگرهای مورد استفاده که چند شکل بودند در جدول ۳ آمده است. مخلوط واکنش PCR شامل دو میکرولیتر از DNA تهیه شده (۱۰ نانوگرم)، ۱۳ میکرولیتر از dNTPs؛ PCR، شامل کیت (buffer، Taq DNA Polymerase، Ampliqon، MgCl₂ و Denmark) با غلظت ۰/۱ mM، آغازگر با غلظت ۶۶/۷ nM و حجم آن ۱۵ μl بوده است. برای به حجم رساندن محلول واکنش از آب مقطر دوبار تقطیر استریل استفاده شد.

تجزیه داده‌ها

از میانگین‌های صفات برای تعیین همبستگی ساده آنها و تجزیه کلاستر ژنوتیپ‌ها با استفاده از نرم‌افزارهای NTSYS و SPSS (نسخه 2.02) استفاده شد. در هر عامل اصلی و مستقل ضرایب عاملی که در آن عامل نسبت به بقیه عامل‌ها دارای بیشترین مقدار بودند، معنی‌دار در نظر گرفته شد. همچنین تجزیه کلاستر با

تکنیک RAPD با موفقیت برای شناسایی ارقام، تخمین تنوع ژنتیکی و تعیین خاستگاه احتمالی ژنوتیپ‌های منتخب و تهییه نقشه‌های لینکازی در جنس Prunus استفاده شده است. Zhongping (2007) به بررسی تنوع ژنتیکی گروه‌های مختلف هلو با استفاده از نشانگر RAPD پرداخت. طبق نتایج AMOVA، تنوع بین و داخل گروهی به ترتیب ۱۱/۹ و ۸۸/۱٪ بود.

Casas et al. (1999) از نشانگر RAPD برای بررسی Prunus ۵۱ ژنوتیپ از پایه‌های جنس Prunus استفاده کردند. آنها گزارش کردند که حتی تعداد ۷ آغازگر نیز برای بیان روابط فیلوزنوتیکی بین پایه‌های حاصل از گونه‌های مختلف جنس Prunus کافی است.

با وجود اینکه ایران یکی از مراکز تنوع زرداشو می‌باشد ولی گزارش جامعی در مورد تنوع ژنتیکی آن وجود ندارد. این تحقیق بخشی از یک برنامه اصلاحی زرداشو است که هدف آن بهبود برخی از خصوصیات میوه، افزایش تحمل به سرمای بهاره، بهبود عادت باردهی و عوامل مؤثر در مدیریت باغات زرداشو می‌باشد. در این تحقیق ۳۹ رقم و ژنوتیپ زرداشو با استفاده از خصوصیات مورفو‌لوزیکی و نشانگر ملکولی RAPD مورد ارزیابی قرار گرفته است.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی

مواد گیاهی این تحقیق شامل نمونه‌هایی از کلکسیون زرداشوی مرکز تحقیقات کشاورزی شاهروд بود (جدول ۱). این کلکسیون به صورت پیوندک از مناطق مختلف ایران و بخصوص مناطق اطراف شاهرود جمع‌آوری شده است که روی پایه‌های بذری زرداشو پیوند شده‌اند. همه درختان دارای سن یکسان بوده و از شرایط کشت و کار یکسانی برخوردار بودند.

نحوه ارزیابی صفات

ارزیابی صفات مورد نظر براساس دیسکریپتور موجود برای زرداشو (IBPGR, 1984) و سایر منابع موجود (Asma & Ozturk, 2005; Asma et al., 2007; Badenez et al., 1998) با تغییرات لازم در سال ۱۳۸۶

خوشهای بر اساس ماتریس تشابه و به روش UPGMA بدست آمد. برای محاسبه قدرت تفکیک هر آغازگر از فرمول زیر استفاده شد:

$$Rp = \sum I_b$$

که در آن:

$$I_b = 1 - (2 \times |0.5 - p|)$$

p فراوانی حضور بند در ۳۹

استفاده از مجموع مربعات فواصل اقلیدسی و روش Ward انجام گرفت.

در آزمایش RAPD برای بررسی چندشکلی بین ژنوتیپ‌ها، وجود یا عدم وجود یک بند خاص با اعداد یک و صفر نموده شد. سپس ماتریس تشابه ژنوتیپ‌ها با استفاده از نرم‌افزار NTSYS (نسخه 2.02) و ضرایب تشابه جاکارد محاسبه گردید. در نهایت تجزیه

جدول ۱- ارقام و ژنوتیپ‌های زرداًلوی مورد بررسی و منشاء جمع‌آوری آنها

کد	نام رقم	منطقه جمع‌آوری	خصوصیت ویژه	عدم وجود کرک
۱	مریابی	-	-	-
۲	دیررس دیزج	شهرود	دیررسی	شهرود
۳	نوری دیررس	شهرود	دیررسی	شهرود
۴	شهرود-۸	شهرود	شکل مناسب	شهرود
۵	خیبه‌ای-۲	شهرود	مقاومت نسبی به سرمای بهاره	شهرود
۶	شهرود-۳۵	شهرود	شکل مناسب	شهرود
۷	استیوت مراغه	آذربایجان	-	-
۸	کاردی دماوند-۱	دماوند	-	-
۹	ملایری	ملایر	-	-
۱۰	جنفری	شهرود	میوه بزرگ	-
۱۱	سفید دماوند	دماوند	-	-
۱۲	تسگل	-	دیرگلی	-
۱۳	شهرود-۴۳	شهرود	-	-
۱۴	قیسی-۲-	-	زودگلی	-
۱۵	شهرود-۱۱	شهرود	-	-
۱۶	شهرود-۵۳	شهرود	-	-
۱۷	شاهپسند	-	-	-
۱۸	شهرود-۴۹	شهرود	-	-
۱۹	قریان مراغه	استان آذربایجان	-	-
۲۰	جهانگیری	شهرود	زودرسی	-
۲۱	شوغان	سبزوار	طعم مناسب	-
۲۲	نخجوان	استان آذربایجان	هسته کاملاً جدا	-
۲۳	شهرود-۱۲	شهرود	-	-
۲۴	شهرود-۴۶	شهرود	-	-
۲۵	میرزاچی	شهرود	زودرسی	-
۲۶	کاردی دماوند-۲-	دماوند	-	-
۲۷	شهرود-۴۸	شهرود	-	-
۲۸	شهرود-۳۹	شهرود	-	-
۲۹	شمس	شهرود	نسبت بالای گوشت به هسته	-
۳۰	شهرود-۵۲	شهرود	دیررسی	-
۳۱	شهرود-۴۲	شهرود	پریاری	-
۳۲	قوامی	شهرود	تحمل نسبی به سرمای بهاره	-
۳۳	نوری پیش‌رس	شهرود	زودرسی	-
۳۴	نصیری	شهرود	طعم مناسب	-
۳۵	شهرود-۲۰	شهرود	-	-
۳۶	شهرود-۲۹	شهرود	شکل مناسب شاخه‌ها	-
۳۷	قیسی-۱-	شهرود	کاملاً هسته جدا	-
۳۸	شهرود-۴۱	شهرود	-	-
۳۹	قاضی جهان	-	-	-

جدول ۲- روش اندازه‌گیری، دامنه تغییرات و ضریب تنوع صفات مورد بررسی در ۳۹ ژنوتیپ زردآلو

شماره	صفت	اختصاری	علامت	واحد	حداقل	میانگین	حداکثر	ضریب تنوع صفت % (CV%)
۱	طول میوه	FL	میلیمتر	۲۷	۴۲/۲۶	۶۲	۱۷/۰۶	
۲	ضخامت میوه	FT	میلیمتر	۲۶	۳۶/۰۸	۵۳	۱۵/۳۸	
۳	عرض میوه	FW	میلیمتر	۲۴	۳۶/۷۹	۴۹	۱۵/۱۷	
۴	وزن میوه	FWt	گرم	۱۰/۱۸	۳۵/۵۴	۸۲	۴۲/۸	
۵	وزن گوشت میوه	FFW	گرم	۹	۳۳/۵۱	۷۸	۴۴/۱۷	
۶	وزن هسته	PWt	گرم	۱/۰۷	۲/۰۸	۴/۵۲	۳۷/۰۲	
۷	طول هسته	PL	میلیمتر	۱۸	۲۵/۶۴	۳۸	۱۵/۰۲	
۸	عرض هسته	PW	میلیمتر	۱۳	۱۶/۹۷	۲۲	۱۳/۹۷	
۹	ضخامت هسته	PT	میلیمتر	۹	۱۰/۹۷	۱۵	۱۲/۶۷	
۱۰	طول مغز	KL	میلیمتر	۱۳	۱۷/۱۵	۲۳	۱۴/۴	
۱۱	ضخامت مغز	KW	میلیمتر	۹	۱۰/۹۲	۱۴	۱۱/۱۷	
۱۲	ضخامت مغز	KT	میلیمتر	۵	۷/۵۴	۱۱	۱۳/۵۳	
۱۳	وزن مغز	KWt	گرم	۰/۳۶	۰/۸۴	۱/۷	۵۲/۳۸	
۱۴	زمان رسیدن	RS		۲	۲۵/۵۴	۵۰	۴۳/۹۳	
۱۵	کرک دار بودن	PUB		۱	۱/۹۷	۲	۸/۱۲	کد (۱ = بدون کرک و ۲ = کرک دار)
۱۶	عمق حفره دمگل	CAV		۳	۵/۲۶	۷	۲۴/۹	کد (از ۳ = کمترین عمق تا ۷ = بیشترین عمق)
۱۷	چسبیدگی هسته	FrSt		۱	-۲	۲	۲۸	کد (۱ = هسته چسبان و ۲ = هسته جدا)
۱۸	مواد جامد محلول (TSS)	TSS		۶	۱۲/۵۳	۲۳	۲۹/۱۳	درصد
۱۹	(TA) اسیدیته قابل تیتراسیون	TA		۰/۱۷	۰/۸۴	۲	۷۶/۱۹	درصد
۲۰	pH آب میوه	pH		-	۰/۸۴	۶	۲۰/۷۴	
۲۱	اندازه گل	FLSz		۱	۷ = بزرگترین تا ۱ = کوچکترین	۷	۴۲/۱۲	کد (از ۱ = کوچکترین تا ۷ = بزرگترین)
۲۲	طول خامه به پرچم	STYL	میلیمتر	۲	۶/۳۴	۱۳	۴۰/۶۹	
۲۳	* تاریخ اولین گدھی	BLT		۳	۸/۸۲	۱۵	۳۵/۴۹	روز پس ۱۰ فروردين
۲۴	* تاریخ تمام گل	FLT		۱	۱۰ فروردين	۷	۳۲/۷۱	روز پس از ۱۰ فروردين
۲۵	تیپ گلدهی	FTP		۱	۱/۸۹	۲	۱۶/۹۳	کد (۱ = تیپ اسپور، ۲ = تیپ سرشاخه)
۲۶	نسبت TA به TSS	RTT		-	۲۵/۷۹	۷۸	۹۶/۲	
۲۷	طول دوره رشد میوه	FGD		۶۴	۳۳/۸۷	۱۱۱	۱۳/۰۲	روز

* بر مبنای باز شدن حدود ۵٪ از گل‌ها CV% = (SD/Mean)* ۱۰۰ *

اصلاحی است. طبق نتایج به دست آمده امکان انتخاب ارقام با دوره رسیدن متفاوت وجود دارد.

مقایسه نتایج به دست آمده با نتایج Badenez et al. (2005) و Asma & Ozturk (1998) نشان می‌دهد که در مورد ارقام مورد بررسی در کلکسیون شاهروند تنوع بالایی در مقادیر TA (حداکثر ۲ و حداقل ۰/۸۴) و TSS (حداکثر ۲۳ و حداقل ۱۲/۵۳) نسبت به ارقام مورد بررسی آنها از گروه اکو جغرافیایی اروپایی و زردآلوهای ترکیه وجود داشته است. به طوری که مقدار TA در ارقام مورد بررسی توسط Badenez et al. (1998) اغلب بالا (حداکثر ۰/۲۶۴ و حداقل ۰/۱۱) و در ارقام مورد بررسی توسط Asma et al. (2007) اغلب پائین‌تر (حداکثر ۰/۱۹۵ و حداقل ۰/۰۲۵) بود. این گزارش‌ها می‌تواند دلیلی بر این باشد که در طی روند گزینش و

نتایج و بحث

نتایج توصیفی داده‌ها

مقادیر حداقل، حداکثر، میانگین و ضریب تنوع برای بیست و هفت صفت در جدول ۲ نشان داده شده است. ضریب تنوع برای نسبت TSS به TA و TA بالاترین مقدار و پس از آن صفات وزن میوه، وزن گوشت میوه، طول دوره رشد میوه و زمان رسیدن دارای بیشترین ضریب تنوع بودند. بزرگترین میوه متعلق به رقم جعفری (میانگین ۸۲ گرم) و کوچکترین آن متعلق به رقم شاهروند ۴۲-۰۲ (میانگین ۱۰ گرم) بود. رقم جعفری با میوه‌های درشت آن را به عنوان یک والد مناسب برای برنامه‌های اصلاحی زردآلو با هدف بهبود اندازه و وزن میوه مطرح می‌سازد. همچنین بازه زمانی طولانی‌تر دوره رسیدن ارقام به عنوان یک ویژگی مطلوب در برنامه‌های

مورفولوژیکی، فنولوژیکی و کیفیت میوه گزارش کردند. صفات TSS و TA دارای همبستگی منفی بودند که با نتایج Asma & Ozturk (2005) مطابقت دارد. Byrne et al. (1997) و Badenez et al. (1991) بین نرمی گوشت میوه با TSS و TA در ارقام هلو همبستگی مثبت گزارش کردند. Badenez et al. (1998) گزارش کردند که این صفات در زرداشو همبستگی معنی‌داری ندارند. ضریب همبستگی تاریخ شروع گلدهی و زمان تمام گل $+0.81 = r$ بود. همچنین طول خامه با عرض میوه، وزن گوشت میوه و وزن هسته همبستگی معنی‌دار و مثبت داشت. بدین ترتیب ارقامی که خامه بلندتری دارند اغلب میوه‌های بزرگتری نیز خواهند داشت. عمق ناحیه دمگل با اندازه میوه، وزن گوشت میوه، طول مغز، pH آب میوه و نسبت TSS/TA دارای همبستگی معنی‌دار مثبت و با TA همبستگی معنی‌دار مثبت وجود کرک داشت. با توجه به همبستگی معنی‌دار مثبت وجود کرک روی پوست میوه با جدا بودن هسته از گوشت میوه $+0.49 = r$ ، ارقام بدون کرک اغلب هسته چسبان خواهند بود. همچنین همبستگی معنی‌داری بین طول دوره رشد و نمو میوه و طول مغز $+0.33 = r$ مشاهده شد.

تجزیه به عامل‌ها

حدود ۷۹/۵ درصد از واریانس کل در بین ژنتیپ‌ها توسط ۶ فاکتور اول (PC) توجیه شد. فاکتور اول (PC_1) شامل طول، عرض، ضخامت و وزن میوه، وزن گوشت میوه، طول هسته و وزن و طول مغز بود و حدود ۲۴ درصد از واریانس کل را توجیه کرد. فاکتور دوم (PC_2) شامل وزن، عرض و ضخامت هسته و عرض، ضخامت و وزن مغز بود و حدود ۱۶ درصد از واریانس کل را توجیه کرد. فاکتور سوم (PC_3) شامل TA، TSS، pH آب میوه (به جامد محلول) به اسیدیته قابل تیتراسیون (RTT) و مقدار pH آب میوه بود و حدود ۱۴/۵ درصد از واریانس کل را توجیه کرد. سه فاکتور اصلی اول توانستند حدود ۵۴/۳۷٪ از واریانس کل را توجیه کنند. همچنین فاکتورهای چهارم، پنجم و ششم که دارای مقادیر ویژه بیشتر از یک بودند و به ترتیب ۹/۶۱، ۸/۰۷ و ۷/۴۷ درصد از واریانس کل را توجیه کردند شامل برخی از خصوصیات کیفی میوه و برخی از صفات فنولوژیکی بودند.

انتقال زرداشو از منشاء اولیه به سمت اروپا اغلب زردالهایی که اسیدیته بیشتری داشته‌اند انتخاب شده است. این امر با گزارش Mehlenbacher et al. (1990) مبنی بر مقدار بیشتر اسیدیته زردالهای گروه جغرافیایی اروپایی نسبت به گروه‌های شرقی نظیر گروه آسیایی و گروه ایرانی قفقازی مطابقت دارد. البته باید توجه داشت که شرایط اقلیمی و زمان برداشت نیز بر این صفت مؤثر است و در مناطق گرمسیر و یا برداشت دیرتر میزان TA کاهش خواهد یافت. همچنین درصد TSS در ارقام مورد بررسی توسط Badenez et al. (1998) اغلب در حد متوسط (حداکثر ۱۸/۷ و حداقل ۹/۳ درجه بریکس) و در ارقام مورد بررسی توسط Asma & Ozturk (2005) اغلب متوسط و بالا (حداکثر ۲۶/۵ و حداقل ۱۲/۷ درجه بریکس) بود. مقادیر این صفت در گزارش‌های آنها در محدوده مقادیر به دست آمده در این تحقیق بود.

نتایج همبستگی ساده صفات

نتایج همبستگی بین صفات اندازه‌گیری شده در این پژوهش در جدول ۴ آمده است. همبستگی معنی‌دار بالایی در بین متغیرهای واپسیه به صفات میوه شامل: طول میوه، عرض میوه، ضخامت میوه، وزن گوشت میوه، وزن هسته، طول هسته، عرض هسته و وزن مغز مشاهده شد. مقادیر عرض میوه، ضخامت میوه، وزن میوه و وزن گوشت میوه همبستگی معنی‌دار مثبت با TSS (به ترتیب 0.43 ، 0.41 ، 0.39 و 0.40) و pH آب میوه (به ترتیب 0.42 ، 0.44 ، 0.42 و 0.42) داشتند ولی این صفات همبستگی معنی‌دار منفی با TA آب میوه (به ترتیب -0.46 ، -0.48 ، -0.46 و -0.46) داشتند. بر این اساس ارقام دارای میوه گردتر اغلب از شیرینی بیشتری برخوردارند. Perez-Gonzales (1992) تنوع بالایی را در بین ژنتیپ‌های ژرمپلاسم زردالوی مکزیک برای ۲۰ صفت مورفولوژیکی و فنولوژیکی و بویژه صفات مرتبط با عملکرد گزارش کرد. در گزارش او وزن میوه با صفاتی نظیر رفتار رشدی درخت، قطر نوک و پایه مهمیز میوه دهنده و اندازه جوانه برگ همبستگی داشتند. از سوی دیگر Badenez et al. (1998) با استفاده از تجزیه به عامل‌ها تنوع اندکی را در بین ۵۵ رقم زرداشو از اسپانیا، فرانسه، ایتالیا، یونان، تونس و آمریکا برای ۱۸ صفت

واریانس کل را در مطالعات مختلف به خود اختصاص داده است و صفاتی نظیر TSS و TA نیز در محدوده ارقام دارای واریانس نسبتاً بالایی بوده‌اند. علاوه بر این وجود عامل‌های مستقل برای هر گروه از صفات می‌تواند در برنامه‌های اصلاحی مورد توجه قرار گرفته و به استقلال صفات توجه گردد.

نتایج نشانگر RAPD

۹۷ آغازگر مورد استفاده (انتخاب شده از بین ۲۲۴ قطعه DNA) در مجموع ۲۲۴ آغازگر (RAPD) را تکثیر نمودند که از بین آنها ۱۷۲ قطعه دارای چند شکلی و وضوح مناسب برای نمره‌دهی بودند (جدول ۳). بیشترین تعداد قطعه تکثیر شده ۲۳ عدد و مربوط به آغازگر BB-05 و بیشترین درصد چندشکلی مربوط به آغازگرهای BB-07 و BA-08 (۱۰۰٪) بوده است (جدول ۳). اندازه قطعات تکثیر شده در تمام آغازگرها در محدوده ۲۵۰-۳۰۰۰ جفت باز تخمین زده شد. شکل ۱ تصویر الگوی باندی حاصل از آغازگر BB-14 را نشان می‌دهد.

این نتایج با نتایج Badenez et al. (1998) در مورد زردآلو قابل مقایسه است. این محققین گزارش کردند که ۹۱٪ از واریانس کل توسط ۱۰ عامل اصلی اول توجیه شده است. در گزارش آنها صفاتی نظیر وزن میوه و هسته، قطر میوه و برخی صفات فنولوژیکی در عامل اول قرار گرفتند که ۲۸٪ از واریانس کل را توجیه کردند. همچنین صفاتی نظیر TA، وزن میوه و قطر میوه در عامل دوم بار عاملی بالای نشان دادند. در حالی که برخی خصوصیات رویشی در عامل سوم معنی‌دار شدند. Asma et al. (2005)، ۷ عامل اول ۹٪ از واریانس کل را توجیه نمود. صفات مربوط به اندازه و وزن میوه، هسته و مغز در عامل اول قرار گرفتند. به علاوه صفاتی نظیر TSS و TA نیز در عامل اول قرار گرفتند. در حالی که عوامل دوم و سوم هر کدام با یک صفت (به ترتیب نسبت گوشت به هسته و زمان رسیدن) ضرایب عاملی بالا داشتند. با مقایسه نتایج فوق می‌توان نتیجه گرفت که خصوصیات مربوط به ابعاد و وزن میوه بخش عمده

جدول ۳- اسامی آغازگر های منتخب مورد استفاده در تجزیه RAPD، توالی، تعداد باند، تعداد باند چند شکل، درصد چند شکلی و قدرت تفکیک هر نشانگر

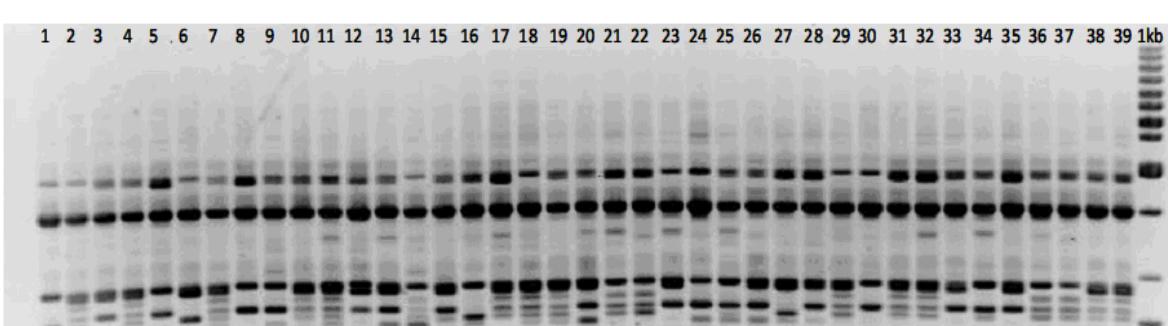
ردیف	نام آغازگر	توالی آغازگر	تعداد کل باند	تعداد باند چند شکل	درصد چند شکلی	قدرت تفکیک Rp*
۱	BA-02	5'-TGCTCGGCTC-3'	۱۱	۸	۷۲/۷۳	۲/۶۷
۲	BA-08	5'-CCACAGCCGA-3'	۱۶	۱۶	۱۰۰	۲/۹۵
۳	BA-16	5'-CCACGCATCA-3'	۱۲	۷	۵۸/۳۳	۳/۷۶
۴	BB-01	5'-ACACTGGCTG-3'	۱۱	۷	۶۳/۶۴	۳/۴۲
۵	BB-05	5'-GGGCCGAACA-3'	۲۳	۱۷	۷۳/۹۱	۴/۹۶
۶	BB-07	5'-GAAGGCTGGG-3'	۱۷	۱۷	۱۰۰	۴/۵۱
۷	BB-08	5'-TCGTCGAAGG-3'	۵	۳	۶۰	۲
۸	BB-09	5'-AGGCCGGTCA-3'	۱۱	۱۰	۹۰/۹۱	۴/۷۷
۹	BB-11	5'-TGCAGGTTC-3'	۱۱	۹	۸۱/۸۲	۲/۶۲
۱۰	BB-14	5'-GTGGGACCTG-3'	۱۳	۹	۶۹/۲۳	۲/۴۱
۱۱	BD-05	5'-GTGCGGAGAG-3'	۱۵	۱۲	۸۰	۳/۶
۱۲	BD-09	5'-CCACGGTCAG-3'	۱۲	۷	۵۸/۳۳	۳/۳
۱۳	BD-17	5'-GTTCGCTCCC-3'	۱۴	۱۰	۷۱/۴۳	۳/۱
۱۴	BD-18	5'-ACGCACACTC-3'	۱۳	۱۲	۹۲/۳۱	۳/۶
۱۵	BD-20	5'-AGGCAGCAC-3'	۱۵	۱۰	۶۶/۶۷	۴/۱۷
۱۶	BE-06	5'-CAGCGGGTCA-3'	۱۶	۱۱	۶۸/۷۵	۱/۸۵
۱۷	BE-10	5'-AAGCGGCCCT-3'	۹	۷	۷۷/۷۸	۴/۸۵

که $Rp = \Sigma I_b * p$ و p فراوانی حضور باند در ۳۹ ژنتوتیپ می‌باشد.

جدول ۴- همبستگی ساده ۲۷ صفت اندازه‌گیری شده در ۳۹ رقم زردآلوي مورد بررسی

FL	FW	FT	FWt	FFW	PWt	PL	PW	PT	KL	KW	KT	KWt	RS	PUB	CAV	Frst	TSS	TA	pH	FLSZ	STYL	BLT	FLT	FTP	RTTFGD		
طول میوه	FL	۱۰۰																									
عرض میوه	FW	۰/۷۷**	۱۰۰																								
ضخامت میوه	FT	۰/۷۲**	۰/۹۷**	۱۰۰																							
وزن میوه	FWt	۰/۸۳**	۰/۹۷**	۰/۹۷**	۱۰۰																						
FFW	۰/۸۳**	۰/۹۷**	۰/۹۷**	۱۰۰																							
وزن گوشت میوه	PWT	۰/۴۸**	۰/۶۱**	۰/۵۵**	۰/۵۷**	۰/۵۷**	۰/۵۷**	۰/۵۷**	۰/۴۸**	۰/۶۳**	۰/۵۵**	۰/۶۷**	۰/۶۷**	۰/۴۶**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**		
وزن هسته	PWT	۰/۴۸**	۰/۶۱**	۰/۵۵**	۰/۵۷**	۰/۵۷**	۰/۵۷**	۰/۵۷**	۰/۴۸**	۰/۶۳**	۰/۵۵**	۰/۶۷**	۰/۶۷**	۰/۴۶**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**		
طول هسته	PL	۰/۹۲**	۰/۶۳**	۰/۵۵**	۰/۶۷**	۰/۶۷**	۰/۶۷**	۰/۶۷**	۰/۴۶**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**	۰/۴۴**		
عرض هسته	PW	۰/۴۴**	۰/۷۲**	۰/۵۹**	۰/۶۰**	۰/۵۹**	۰/۷۱**	۰/۷۱**	۰/۴۱**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**	۰/۴۰**		
ضخامت هسته	PT	۰/۳۳*	۰/۵۷**	۰/۵۲**	۰/۴۹**	۰/۴۹**	۰/۶۰**	۰/۷۳**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**	۰/۷۹**		
طول مغز	KL	۰/۷۳**	۰/۵۳**	۰/۴۳**	۰/۵۳**	۰/۵۳**	۰/۵۳**	۰/۵۳**	۰/۷۶**	۰/۴۰*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*	۰/۳۹*		
عرض مغز	KW	۰/۱۶**	۰/۷۸**	۰/۶۰**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۷۴**	۰/۷۴**	۰/۴۵**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**	۰/۱۱**		
ضخامت مغز	KT	۰/۲۱	۰/۳۵*	۰/۲۷	۰/۲۰*	۰/۱۹	۰/۱۹	۰/۱۹	۰/۵۲**	۰/۷۰**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**	۰/۴۳**		
وزن مغز	KWT	۰/۳۳*	۰/۴۷**	۰/۳۷*	۰/۴۰*	۰/۳۹*	۰/۵۹**	۰/۵۹**	۰/۳۴*	۰/۵۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**	۰/۶۴**		
زمان رسیدن	RS	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۲	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۱۸		
کرکدار بودن	PUB	۰/۱۴	۰/۲۲	۰/۱۷	۰/۲۲	۰/۲۲	۰/۲۲	۰/۲۲	۰/۱۵	۰/۱۳	۰/۲۳	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲		
عمق حفره دمگل	CAV	۰/۰۲	۰/۴۲**	۰/۵۰**	۰/۵۰**	۰/۴۹**	۰/۵۰*	۰/۵۰*	۰/۰۳	۰/۰۵	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱		
چسبیدگی هسته	FrSt	۰/۰۲	۰/۱۲	۰/۰۱	۰/۱۳	۰/۰۰	۰/۰۷	۰/۰۶	۰/۲۵	۰/۱۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲		
مواد جامد محلول	TSS	۰/۱	۰/۴۰**	۰/۴۱**	۰/۴۰*	۰/۴۰*	۰/۴۰*	۰/۴۰*	۰/۰۲	۰/۰۶	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲		
TA	-۰/۰۳	-۰/۴۵**	-۰/۴۸**	-۰/۴۶**	-۰/۴۶**	-۰/۴۶**	-۰/۴۶**	-۰/۰۲	-۰/۰۷	-۰/۰۹	-۰/۱۴	-۰/۱۱	-۰/۰۵	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*		
TAستایل تتراسیون	TA	-۰/۰۳	-۰/۴۵**	-۰/۴۸**	-۰/۴۶**	-۰/۴۶**	-۰/۴۶**	-۰/۴۶**	-۰/۰۲	-۰/۰۷	-۰/۰۹	-۰/۱۴	-۰/۱۱	-۰/۰۵	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*	-۰/۳۹*		
pH	pH	۰/۰۸	۰/۴۲**	۰/۴۴**	۰/۴۲**	۰/۴۲**	۰/۴۲**	۰/۴۲**	-۰/۱۰	۰/۰۱	۰/۰۹	۰/۰۷	۰/۰۶	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲		
آب میوه	آب pH	۰/۰۸	۰/۱۳	۰/۰۸	۰/۰۸	۰/۰۸	۰/۰۸	۰/۰۸	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۷		
اندازه کل	FISZ	۰/۱۸	۰/۱۳	۰/۱۸	۰/۱۸	۰/۰۵	۰/۲۲	۰/۰۷	۰/۰۱	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶	۰/۰۶		
طبل STYL	STYL	۰/۳۱	۰/۳۵*	۰/۲۹	۰/۰۷	۰/۳۴*	۰/۳۴*	۰/۳۴*	۰/۲۸	۰/۰۷	۰/۱۷	۰/۰۸	۰/۳۶*	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲		
برچم	BLT	۰/۰۱	۰/۰۸	۰/۰۱	۰/۰۰	۰/۰۷	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۱۴	۰/۰۹	۰/۰۳	۰/۰۶	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱		
تاریخ اولین گلدهی	FLT	-۰/۰۳	۰/۱۲	۰/۰۲	۰/۰۴	۰/۰۳	۰/۳۴*	۰/۰۲	۰/۲۷	-۰/۰۳	-۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱		
تاریخ تمام گل	FTP	۰/۰۸	۰/۰۰	۰/۰۳	۰/۰۹	۰/۰۷	۰/۰۰	۰/۰۰	۰/۱۲	-۰/۰۳	-۰/۰۸	-۰/۰۸	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹	۰/۰۹		
نسبت TA RTT	TA RTT	۰/۱۸	۰/۴۹**	۰/۴۹**	۰/۴۸**	۰/۴۸**	۰/۰۷	۰/۰۷	۰/۰۲	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱		
طول دوره رشد میوه	FGD	۰/۳۱	۰/۱۹	۰/۱۵	۰/۲۰	۰/۲۰	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۱۸	۰/۱۲	۰/۱۹	۰/۳۳*	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲	۰/۱۲		

***: معنی دار در سطح ۱ و ۵ درصد.



شکل ۱- الگوی باندی حاصل از آغازگر BB-14 RAPD تصادفی

(نام کامل هر ژنتوتیپ بر مبنای شماره در جدول ۱ آمده است).

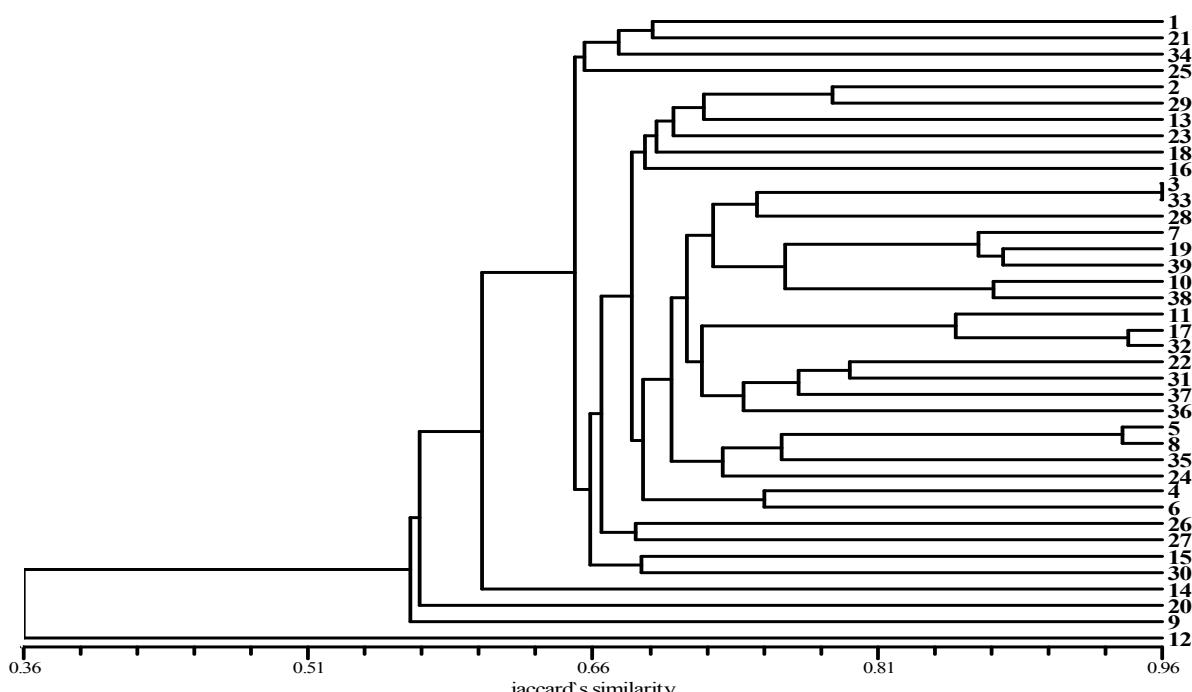
رنگ تنسلگ حداقل تشابه را با سایر ارقام نشان داد و ضرایب تشابه بین رنگ تنسلگ با سایر ارقام کمتر از ۰/۵ بود. بررسی‌های مورفولوژیک نشان داد که ویژگی‌های

نتایج حاصل از ماتریس تشابه نشان داد که کمترین شباهت (۰/۳۰) بین ژنتوتیپ‌های تنسلگ و شاهروند ۴۸ و بیشترین شباهت (۰/۹۶) بین ارقام نوری پیش‌رس با نوری دیررس می‌باشد. میانگین تشابه بین کل ارقام و

شاخص ترین ویژگی آن دیرگلی و ماهیت آلو \times زردآلو و یا تعلق آن به گونه دیگر می‌باشد. از دیگر خصوصیات آن رنگ متغّر پوست شاخه‌های درخت و شباهت به پوست آلو، درختان کوچک‌تر نسبت به زردآلو و میوه‌های شبیه به آلو است. این رقم در فاصله ۰/۳۶ تشابه از بقیه ارقام و ژنوتیپ‌ها جدا شد. عدم تفکیک این رقم در تجزیه کلاستر حاصل از داده‌های مورفولوژیکی به علت سهم قابل توجه اندازه میوه، هسته و مغز در تجزیه صفات مورفولوژیک بوده است. در فاصله ۰/۶۱ تشابه ارقام ملایری (شماره ۹)، جهانگیری (شماره ۲۰) و قیسی-۲ (شماره ۱۴) هر کدام تشکیل گروه‌های تک فردی مستقل داده اند. رقم ملایری نیز از ارقام دیرگل است و رقم قیسی-۲ زودگل ترین رقم موجود در کلکسیون مشاهده شد.

ظاهری این رقم حد واسط آلو و زردآلو است. کاستینا و ریوف خصوصیات گوندای از جنس *Prunus* با نام *P. dasycarpa* را تشریح کردند (Faust, 1998)، که به نظر می‌رسد رقم تنسل متعلق به آن گونه باشد. بررسی‌های سیتوالوژیکی و ملکولی بیشتری برای اثبات این موضوع ضروری به نظر می‌رسد.

در محاسبه ضریب کوفتیکی که نشان‌دهنده همبستگی بین ماتریس و دندروگرام حاصله می‌باشد، مقدار ۰/۹۲ به دست آمد که بیانگر همبستگی مناسب ماتریس تشابه و ماتریس حاصل از دندروگرام می‌باشد. در فاصله حدود ۰/۶۳ مقیاس کلاستر ژنوتیپ‌ها در ۵ گروه قرار گرفتند که منطبق بر برخی خصوصیات مورفولوژیکی آنها می‌باشد (شکل ۲). بر اساس نتایج کلاستر، شاخه اول شامل تنسل (شماره ۱۲) بود که



شکل ۲- گروه‌بندی ۳۹ نمونه زردآلو با استفاده از ضریب تشابه جاکارد و روش UPGMA حاصل از داده‌های RAPD
(نام کامل هر ژنوتیپ در جدول ۱ آمده است).

ژنوتیپ‌هایی که از مناطق اطراف شاهروд جمع‌آوری شده بودند در این زیرگروه قرار گرفتند. همچنین ارقام قربان مراغه و استیویوت مراغه که دارای خواستگاه یکسان (احتمالاً شهرستان مراغه) بودند، به همراه رقم قاضی (جهان تشابه بسیار بالایی را نشان دادند (۰/۸۹ تا ۰/۹۳)

بقیه ارقام همگی در یک گروه اصلی قرار گرفتند که در فاصله ۰/۶۳ خود به دو گروه فرعی یا زیرگروه تقسیم شده است. زیر گروه اول شامل ارقام و ژنوتیپ‌هایی است که گروه‌بندی آنها منطبق بر خواستگاه و برخی خصوصیات مورفولوژیکی آنها بود. همه ارقام و

کلاستر حاصله نشان داد که اگرچه تنوع قابل توجهی در بین ارقام مورد مطالعه وجود دارد ولی سطح تنوع اغلب آنها نزدیک به هم می‌باشد زیرا با توجه به اینکه اغلب ارقام در فاصله 0.65×0.80 تا 0.80×0.80 تشابه از همیدیگر تفکیک شدن، تمایز کمی در بین گروه‌های اصلی و فرعی در دندروگرام حاصل از ماتریس تشابه وجود دارد. این موضوع شاید ناشی از این امر باشد که به دلیل داشتن ژنوم نسبتاً کوچک، میانگین ضربی تشابه *Prunus* ژنتیپ‌های زردآلو بالا می‌باشد. اندازه ژنوم *Prunus armeniaca* حدود 5.8×10^8 جفت باز است که حدود ۲ برابر اندازه ژنوم *Arabidopsis thaliana* و در حدود ژنوم دو گونه مهم دیپلولئید در جنس *Prunus* با $n=8$ یعنی 5.8×10^8 جفت باز) و گیلاس ($10^8 \times 5.8$ جفت باز) (Arumuganathan & Earle, 1991). قرار دارد (Arunuganathan & Earle, 1991) اگرچه بیشتر تولید زردآلو در جهان در کشورهای تولیدکننده زردآلو از دانهالهای تصادفی و یا ارقام محلی است (Bassi, 1991)، ولی بسیاری از ارقام در بسیاری از کشورهای تولیدکننده زردآلو به گروه اروپایی تعلق دارد که پایه ژنتیکی محدودی دارد (Mehlenbäcker et al., 1991). این موضوع علاوه بر ژنوم کوچک که سبب کاهش سطح تنوع زردآلو می‌شود، ناشی از کاهش تدریجی تنوع ژنتیکی در طی روند گزینش و گسترش آن از آسیای مرکزی به طرف اروپا بوده است. بنابراین، ایران که به مرکز پیدایش زردآلو نزدیکتر است دارای تنوع غنی‌تری از زردآلو می‌باشد که لازم است با جمع‌آوری گستره‌تری از ژنتیپ‌ها و ارقام از مناطق مختلف ایران به این گستره ژنتیکی دسترسی بهتری پیدا نمود.

و در یک گروه قرار گرفتند. همچنین 'شاهپسند'، 'قومی' و 'سفید دماوند' که شکل میوه آنها بسیار شبیه به هم بودند با نشانگر RAPD نیز تشابه بسیار بالایی را نشان دادند.

ارقام شاهروド-۲۹، قیسی-۱ و شاهروド-۴۲ که دارای شکل میوه مشابه بودند با رقم نخجوان تشابه بالایی را نشان دادند. چهار رقم که دارای مقادیر TSS بالاتری بودند ('مریایی'، 'شوغان'، 'نصیری' و 'میرزاپی') تشکیل یک زیر گروه دادند. با وجود موارد فوق که تطابق گروه‌بندی ملکولی با برخی از ویژگی‌های مورفو‌لوجیک را نشان می‌دهد، نشانگرهای به کار گرفته شده در این آزمایش نتوانستند ارقام را براساس زمان رسیدن آنها تفکیک کنند. 'دیررس دیزج' به عنوان دیررس‌ترین رقم موجود در کلکسیون بیشترین شباهت پیش‌رس، بیشترین تشابه را با یکی از دیررس‌ترین ارقام ('نوری دیررس') نشان داد ($0.96 = 0.96$) که احتمالاً می‌تواند به دلیل جهش در یک صفت زمان رسیدن باشد. رقم دیررس جعفری بیشترین تشابه را با ژنتیپ شاهرود-۴۱ نشان داد ($0.87 = 0.87$) و هر دوی آنها با 'قربان' مragheh، 'استیوت مراغه' و 'قاضی جهان' تشکیل گروهی را دادند که به گروه 'نوری دیررس' و 'نوری پیش‌رس' نزدیک است. همچنین ارقامی نظیر میرزاپی، مریایی و شاهرود-۸ که ارقام نسبتاً پیش‌رس محسوب می‌شوند نیز در کلاستر به صورت پراکنده قرار گرفتند. با توجه به شکل ۲ می‌توان نتیجه گرفت که مارکرهای به کار گرفته شده در تجزیه RAPD دارای قدرت کافی برای تفکیک ارقامی مانند تنسلگ، ملایری و قیسی-۲ بودند.

REFERENCES

1. Arumuganathan, K. & Earle, E. (1991). Nuclear DNA content of some important plant species. *Plant Molecular Biology Reporter*, 9, 208-218.
2. Asma, B. M., Kan, T. & Birhanli, O. (2007). Characterization of promising apricot (*Prunus armenica* L.) genetic resources in Malatya, Turkey. *Genetic Resources and Crop Evolution*, 54, 205-212.
3. Asma, B. M. & Ozturk, K. (2005). Analysis of morphological, pomological and yield characteristics of some apricot germplasm in Turkey. *Genetic Resources and Crop Evolution*, 52, 305-313.
4. Badenez, M.L., Martinez-Calvo, J. & Lacer, G. (1998). Analysis of apricot germplasm from the European ecogeographical group. *Euphytica*, 102, 93-99.
5. Bassi, D. (1999). Apricot culture: present and future. *Acta Horticulturae*, 488, 35-40.
6. Byrne, D. H., Nikolic, A. N. & Burns, E. E. (1991). Variability in sugars, acids, firmness, and color characteristics of 12 peach genotypes. *Journal of the American Society for Horticultural Science*, 116, 1004-1006.
7. Casas, A. M., Igartua, E., Balaguer, G. & Moreno, M. A. (1999). Genetic diversity of *Prunus* rootstocks

- analyzed by RAPD markers. *Euphytica*, 110, 139-149.
- 8. De Giorgio, D. & Polignano, G. B. (2001). Evaluation the biodiversity of almond cultivars from germplasm collection field in Southern Italy. *Sustaining the Global Farm*, 56, 305-311.
 - 9. FAO. (2007). *FAO statistical database*. Available at: <http://apps.fao.org>.
 - 10. Faust, M., Surányi, D. & Nyujtó, F. (1998). Origin and dissemination of apricot. *Horticultural Review*, 22, 225-266.
 - 11. Hormaza, J. I., Yamane, H. & Rodrigo, J. (2007). Apricot. In: *Genome mapping and molecular breeding in plants: fruits and nuts*. (pp. 171-178) Springer science.
 - 12. Guerriero, R. & Watkins, R. (1984). *Revised descriptor list for apricot (Prunus armeniaca)*. IBPGR Secretariat, Rome, Italy.
 - 13. Layne, R. E. C., Bailey, C. H. & Hough, L. F. (1996). Apricots. In: *Fruit breeding*, Vol. II. Tree and Tropical Fruits. (pp. 79–111.) John Wiley & Sons, New York, N.Y.
 - 14. Mehlenbacher, S. A., Cocciu, V. & Hough, L. F. (1990). Apricots (*Prunus*). *Acta Horticulturae*, 290, 65-107.
 - 15. Ministry of Jihad Agriculture. (2007). *MJA statistical database*. Available at: <http://www.mja.ir>.
 - 16. Murray, H. G. & Thompson, W. F. (1980). Rapid isolation of high molecular weight DNA. *Nucleic Acids Research*, 8, 4321-4325.
 - 17. Perez-Gonzales, S. (1992). Associations among morphological and phenological characters representing apricot germplasm in central Mexico. *Journal of the American Society for Horticultural Science*, 117, 486-490.
 - 18. Naghavi, M. R., Ghariazi, B. & Hosseini Salekdeh, G. (2008). *Molecular markers*. University of Tehran Press. (In Farsi).
 - 19. Rehder, A. (1967). *Manual of cultivated trees and shrubs* (2nd ed.). Macmillan, New York, N.Y.
 - 20. Wills, R. B., Scriven, F. M. & Greenfield, H. (1983). Nutrient composition of stone fruit (*Prunus spp.*) cultivars: apricot, cherry, nectarine, peach and plum. *Journal of the Science of Food and Agriculture*, 34, 1383-1389.
 - 21. Zhongping, C. (2007). Genetic characterization of different demes in *Prunus persica* revealed by RAPD markers. *Scientia Horticulturae*, 111, 242-247.