



دانشگاه گیلان

نشریه پژوهش‌های تولید گیاهی

جلد بیست و هفتم، شماره دوم، ۱۳۹۹

۱۳۰-۱۲۱

<http://jopp.gau.ac.ir>

DOI: 10.22069/jopp.2020.16255.2478

## اعتبارسنجی برخی نشانگرهای مولکولی در تعیین جنسیت ژنوتیپ‌های مختلف کیوی فروت حاصل گرده‌افشانی آزاد

سونیا جمالی انجیلانی<sup>۱</sup>، \*محمود قاسم‌نژاد<sup>۲</sup>، حبیب‌الله سمیع‌زاده<sup>۳</sup> و یوسف حمیداوغلی<sup>۲</sup>

<sup>۱</sup> دانشجوی دکتری علوم باغبانی، دانشگاه گیلان، استاد گروه علوم باغبانی، دانشگاه گیلان، استاد گروه بیوتکنولوژی، دانشگاه گیلان

تاریخ دریافت: ۱۳۹۷/۰۹/۲۴؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۸/۰۷/۰۳

### چکیده

**سابقه و هدف:** کیوی فروت یکی از مهم‌ترین محصولات باغی صادراتی ایران است. اما تمایل مشتریان بین‌المللی به خرید میوه‌های کیوی متفاوت از نظر رنگ گوشت و مزه افزایش یافته است، جهت ارتقای جایگاه کیوی ایران تولید ارقام جدید اهمیت دارد. یکی از موانع اصلاح نونهالی نسبتاً طولانی و هم‌چنین دوپایگی می‌باشد که تا قبل از گلدھی تفاوتی ظاهری دانهال نر و ماده وجود ندارد. بنابراین، تعیین جنسیت دانهال‌ها و جداسازی افراد نر و ماده در کوتاه‌ترین زمان اهمیت زیادی در برنامه‌های به‌نژادی دارد. در این پژوهش اعتبارسنجی برخی از نشانگرهای مولکولی مرتبط با جنسیت جهت تفکیک دانهال‌های نر و ماده کیوی فروت حاصل از گرده‌افشانی آزاد مورد آزمون قرار گرفت.

**مواد و روش‌ها:** در این پژوهش از دو نوع ژنوتیپ کیوی فروت گوشت زرد (به اسامی نواب و خورشید) و یک نوع ژنوتیپ گوشت قرمز (خونی) که همگی متعلق به گونه *Actinidia chinensis* و دیپلوئید بودند، استفاده شد. استخراج DNA ژنومی از برگ‌های جوان ۱۰ گیاه بالغ نر و ماده بالغ کیوی فروت به روش CTAB با کمی تغییرات صورت گرفت. برای تعیین دقیق غلظت DNA هر نمونه، از دستگاه اسپکتروفوتومتری (Biophotometra, Plus Eppendorf) استفاده می‌شود و غلظت DNA در طول موج ۲۶۰ نانومتر ارزیابی شد. واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR) در حجم ۱۰ میکرولیتر با استفاده از دستگاه برای هر نمونه انجام گرفت. برای هر پرایمر برنامه (PCR)، غلظت ژل آگارز و مدت زمان بارگذاری بهینه استفاده شد. در نهایت، اعتبارسنجی برخی از نشانگرهای مولکولی مرتبط با جنسیت شامل سه نشانگر SCAR (*SmY*, *SmX* و *SmY<sub>1</sub>*) و سه نشانگر SSR (*A00I*, *A00II* و *A00II*) در DNA استخراج شده از برگ ژنوتیپ‌های مورد آزمایش، مورد بررسی قرار گرفت.

**یافته‌ها:** نتایج این پژوهش نشان داد از بین چندین نشانگر SCAR و SSR که قبلاً گزارش شده بود، برخی قادر به جداسازی دقیق دانهال‌های نر و ماده کیوی فروت نبودند. از بین سه نشانگر SCAR (*SmY*, *SmX* و *SmY<sub>1</sub>*) که مورد آزمون قرار گرفتند، تنها دو نشانگر *SmY<sub>1</sub>* (۷۷۰ bp) در افراد نر (بدون ظهور هیچ باندهی در افراد ماده) و در افراد ماده و *SmX* (۹۵۰ bp) در افراد ماده (بدون ظهور هیچ باندهی در افراد نر) به خوبی قادر به جداسازی دانهال‌های کیوی فروت شدند. با توجه به نوارهای چندشکل به‌دست آمده از سه نشانگر SSR (*A00I*, *A00II* و *A00II*) معرفی شده برای شناسایی افراد نر و ماده، فقط نشانگر *A00II* با باند ویژه (۲۳۰ bp) در افراد نر و باند ویژه (۲۱۹ bp) در افراد ماده قادر به تفکیک جنسیت دانهال‌های کیوی فروت بود. دو نشانگر *A00I* و *A00III* در افراد نر و ماده الگوی باندهی مشابه ظاهر نموده قادر به جداسازی افراد از نظر جنسیت نبودند.

\* مسئول مکاتبه: [ghasemnezhad@guilan.ac.ir](mailto:ghasemnezhad@guilan.ac.ir)

نتیجه‌گیری: در مجموع، نتایج این پژوهش نشان داد که استفاده توأم از نشانگرهای SmX<sub>1</sub>، SmY<sub>1</sub> و A00II با کم‌ترین خطا قادر به تفکیک دانه‌های نر و ماده کیوی فروت در مراحل اولیه نونهالی می‌باشند.

واژه‌های کلیدی: اصلاح، نشانگر تعیین جنسیت، نشانگر SCAR، نشانگر SSR، نونهالی

### مقدمه

میوه کیوی بومی جنوب کشور چین است که در قرن بیستم در کشور نیوزیلند اصلاح شده است (۱۴). نظر به ارزش غذایی بالای این میوه در سال‌های اخیر، مورد توجه بسیاری از مصرف‌کنندگان و تولیدکنندگان قرار گرفته است (۱۵).

کیوی فروت متعلق به جنس *Actinidia* از خانواده Actinidiaceae می‌باشد که دارای بیش از ۶۰ گونه مختلف است که ظاهراً همگی گیاهان دوپایه هستند. گیاهان نر واجد گل‌های با تعداد بی‌شماری پرچم با گرده زیوا و تخمدان‌های اولیه با خامه ناقص بوده که تخمک در آن شکل نمی‌گیرد و گیاهان ماده دارای گل‌هایی با تخمدان کاملاً نمو یافته و شامل تعداد زیادی تخمک و گرچه ظاهراً پرچم‌های کاملاً توسعه یافته دارند که تولید گرده می‌کنند، ولی فاقد زیوایی هستند (۱۶).

در ایران نیز، کیوی فروت یکی از مهم‌ترین محصولات کشاورزی صادراتی می‌باشد، به طوری که بعد از سیب و پسته سومین محصول باغی صادراتی ایران از لحاظ وزنی با ارزش حدود ۴۰ میلیون دلار به حساب می‌آید (آمارنامه صادرات وزارت جهاد کشاورزی، ۱۳۹۳). ایران با سطح زیر کشت ۱۰۲۲۷ هکتار و با تولید سالانه ۲۹۴۴۱۳ تن در مقام چهارم جهان قرار دارد (۶). با توجه شرایط مساعد اقلیمی و جغرافیایی که وجود دارد در آینده نزدیک ایران به‌عنوان مهم‌ترین کشور رقیب برای کشورهای اصلی صادرکننده کیوی در جهان به‌خصوص در نیم‌کره شمالی تبدیل خواهد شد (۱ و ۵).

به‌طور کلی، ظاهر میوه کیوی فروت به‌خصوص رنگ گوشت یکی از مهم‌ترین عوامل تعیین‌کننده تمایل مصرف‌کننده به خرید میوه کیوی فروت است (۹). این امر باعث شد به‌نژادگرا نیز به دنبال معرفی ارقام جدید کیوی با عطر و طعم و رنگ متفاوت باشند (۲ و ۱۳). به‌عنوان مثال، کشور نیوزیلند به تنهایی ۳۰ درصد تجارت جهانی کیوی را به خود اختصاص داد، که یکی از دلایل بالا بودن ارزش اقتصادی میوه کیوی در این کشور معرفی رقم جدید کیوی با گوشت زرد یا طلایی (Gold Kiwifruit) که معروف به G3 با نام تجاری SunGold می‌باشد (۱۱).

کیوی فروت یک میوه با اهمیت ویژه است، که به‌دلیل تجارت جهانی و ارقام بهبود یافته محدود، از تنوع ژنتیکی پایین رنج می‌برد. تکثیر جنسی (بذر) بهترین راه ایجاد تنوع در ژرم‌پلاسماست. امروزه عمده ارقام تجاری کیوی که در جهان کشت و کار می‌شوند، عمدتاً از طریق جهش در جوانه، انتخاب افراد متنوع درون جمعیت دانه‌ها و یا تلاقی‌های کنترل شده حاصل شده‌اند (۱۷). در چین پژوهشگران با توجه به تنوع بالای حاصل از کاشت بذر ارقام وحشی *A. chinensis* توانسته‌اند جمعیتی از دانه‌ها با تنوع بالا در رنگ گوشت، اندازه، شکل، ترکیبات معطر، مدت انبارمانی و سایر ویژگی‌ها تولید کنند (۱۷). در ترکیه شروع برنامه به‌نژادی با انتخاب دانه‌های برتر حاصل از کاشت بذر حاصل از گرده‌افشانی آزاد یا کنترل شده ارقام گوشت زرد مانند Hort16A و Jingold بوده است (۲). اما در کشور

در مرحله رویشی مشاهده نمودند (۱۲). در گزارشی با استفاده از نشانگر RAPD وابسته به جنس در کیوی مشخص شد که جنسیت در کیوی توسط سیستم XY در گامت نر تعیین می‌شود (۷ و ۸). هم‌چنین ژانگ و همکاران (۲۰۱۵) نیز برای تعیین جنسیت کیوی نقشه پیوستگی ژن با چگالی بالا تهیه و توانستند توالی سه نشانگر SSR ویژه تعیین جنسیت در کیوی را معرفی کنند (۱۸).

اگرچه در سال‌های اخیر کیوی فروت به‌عنوان یک محصول بسیار مهم و اقتصادی در ایران تبدیل شده است، اما متأسفانه هیچ پژوهش خاصی در ارتباط با اصلاح این میوه با ارزش گزارش نشده است. بنابراین پژوهش حاضر را می‌توان اولین گام در شروع یک برنامه به‌نژادی مدون کیوی دانست. این پژوهش به‌منظور اعتبارسنجی و اطمینان از انتخاب مناسب‌ترین نشانگر مولکولی مرتبط با جنسیت در جهت کاهش میزان خطا در حذف افراد ناخواسته طی مراحل اولیه رشد رویشی کیوی فروت انجام پذیرفت.

### مواد و روش‌ها

**مواد گیاهی:** برای انجام این پژوهش از دو نوع ژنوتیپ کیوی فروت گوشت زرد به اسامی خورشید و نواب و یک ژنوتیپ گوشت قرمز (خونی) که امروز به‌صورت تجاری در برخی از نواحی شمال ایران کشت و کار می‌شوند، استفاده شد. هر سه ژنوتیپ دیپلوئید و متعلق به گونه *A. chinences* با عدد کروموزمی  $2n=54$  می‌باشند. برای این منظور برای هر ژنوتیپ از ۱۰ گیاه بالغ نر و ۱۰ گیاه بالغ ماده در مجموع ۲۰ نهال نمونه برگی جهت استخراج DNA انتخاب گردید. نمونه‌های برگی ۲۵ فروردین ۱۳۹۶ از سرشاخه‌های حاصل از جست رشدی جدید تهیه شدند. بعد از ضدعفونی سطحی برگ‌ها با پنبه الکی، سریعاً کدگذاری و در نیتروژن مایع منجمد گردید و

نیوزیلند عمده ارقام تجاری معرفی‌شده نتیجه تلاقی‌های کنترل شده و هدف می‌باشند (۱۱). در ایران تاکنون هیچ برنامه مدونی در خصوص اصلاح و معرفی ارقام کیوی گزارش نشده است.

طولانی بودن دوره نونهال همراه با دوپایگی دانه‌ها از جمله موانع اصلی به‌نژادی کیوی می‌باشد. بنابراین تعیین جنسیت زود هنگام در گیاهان برای به‌نژادگران اهمیت ویژه‌ای دارد. آن‌ها گیاهان ماده و نر را بسته به برنامه به‌نژادی ارزش‌گذاری می‌کنند (۱۲). در واقع بسته به هدف به‌نژادگر گیاهان نر و ماده ارزش‌گذاری می‌شوند (۱۲).

یکی از راه‌های تشخیص سریع و آسان جنسیت در مراحل اولیه زندگی، استفاده از نشانگرهای DNA مبتنی بر تکنیک‌های PCR است (۱۴). به‌نظر می‌رسد تنها یک عامل در کنترل جنسیت در همه سطو پلوئیدی وجود دارد، زیرا نسبت ۱:۱ در بین جمعیت حاصل از تلاقی گیاهان نر و ماده برقرار است (۱۶). تشخیص جنسیت در مراحل اولیه رشد قبل از مرحله گلدهی در گیاهان دوپایه از لحاظ ریخت‌شناسی مشکل می‌باشد، اما در گیاهان بالغ وجود دیمورفیسم جنسی در مرحله گلدهی کاملاً مشخص است (۱۲).

طولانی بودن دوره نونهالی در درختان دو پایه، سبب استفاده گسترده از نشانگرهای ژنتیکی مولکولی به‌منظور صرفه‌جویی در زمان و منابع اقتصادی در برنامه‌های به‌نژادی شده است. مهم‌ترین نشانگرهای تعیین جنسیت در گیاهان شامل <sup>۱</sup>RAPD، <sup>۲</sup>SCAR، <sup>۳</sup>AFLP و <sup>۴</sup>RFLP ریزماهواره است. در پژوهش‌های قبلی با استفاده از نشانگرهای مولکولی مختلف الگوی بانندی پیوسته با جنسیت را در پایا، کیوی هایوارد (۱۰ و ۱۵)، مارچوبه، پسته و بسیاری از گیاهان دوپایه

- 1- Random Amplified Polymorphic DNA
- 2- Sequence-characterized Amplified Region
- 3- Amplified Fragment Length Polymorphism
- 4- Restriction Fragment Length Polymorphism

۵ دقیقه و سپس ۳۵ چرخه با دمای واسرشته‌سازی در ۹۴ درجه به مدت ۵۰ ثانیه، دمای اتصال بسته به پرایمر مورد استفاده برای ۵۵ ثانیه، دمای ۷۲ درجه به مدت ۵۰ ثانیه برای بسط قطعات و در آخرین چرخه مدت ۷ دقیقه بسط نهایی قطعات در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد با استفاده از دستگاه ترموسایکلر (Sensquest, Labcycler) انجام شد.

به منظور بررسی محصول تکثیرشده از الکتروفورز بر روی ژل آگارز ۱، ۱/۵ و ۲ درصد بسته به نوع پرایمر استفاده شد. پس از رنگ‌آمیزی قطعات DNA تکثیر شده با کیت رنگی Safe Stain تهیه شده از شرکت سیناژن ایران، ژل‌ها تحت نور UV با استفاده از سیستم ژل داگ Photo- Print Gel Documen (UVP, USA) مرئی‌سازی و تصویربرداری شدند. ویژگی‌های نشانگرهای مولکولی مرتبط با جنسیت در کیوی فروت، دمای اتصال و الگوی بانندی آن‌ها مطابق با پژوهش‌های قبلی در جدول ۱ خلاصه شد.

به فریز ۸۰- درجه سانتی‌گراد دانشکده کشاورزی، دانشگاه گیلان انتقال داده شدند.

**نحوه استخراج DNA:** استخراج DNA ژنومی از برگ‌های جوان به روش CTAB<sup>۱</sup> با کمی تغییرات صورت گرفت (۴). کمیت و کیفیت DNA استخراجی با استفاده دستگاه نانو دارپ و الکتروفورز ژل آگارز ۱ درصد مورد سنجش قرار گرفت و به کمک آن‌ها غلظت یکسان از DNA نمونه‌ها (۲۵ نانو گرم در میکرولیتر) آماده شد.

**شرایط واکنش زنجیره‌ای پلیمرز و الکتروفورز محصول PCR:** واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR) در حجم ۱۰ میکرولیتر شامل ۳ میکرولیتر کیت PCR (تهیه شده از شرکت سیناژن ایران شامل بافر PCR،  $MgCl_2$ ، dNTP و آنزیم تگ پلیمرز)، بین ۰/۶ تا ۰/۸ میکرولیتر آغازگر (۱۰ میکرومول)، ۲ میکرولیتر DNA (۲۵ نانوگرم) بود که با آب مقطر دوبار تقطیر به حجم ۱۰ میکرولیتر رسانده می‌شد. هر چرخه دمایی شامل واسرشته‌سازی اولیه در دمای ۹۴ به مدت

جدول ۱- ویژگی‌های نشانگرهای مولکولی، توالی و دمای بهینه اتصال و الگوی بانندی.

**Table 1. Molecular markers, sequence, optimal annealing temperature and band pattern.**

Molecular Marker	Sequence	Annealing Temperature	Band Size		Source
SmXf SmXr	AGGAGTCGGAGAGAGTAGAGAAG AGGAGTCGGATGACCGTTGGTGA	63-58°C Tuchdown	Female	Male	Gill et al. (1998); Harvey et al. (1997)
SmYf SmYr	GACGCGAACCACCCACATTTGAG GACGCGAACC CGCAAGTCGAAC	60°C	Null	870	
SmYfl SmYrl	TCGCAATTCGTTAGGGATGATGCG CATAATCAACCATCCATAAAAACCAT	55°C	Null	770	
Aoolf Aoolr	TCAATGCATTTAGACATTCCTTTGTCCA TGGGTAAACATAACCACATGCCAAC	60°C	202	Null	Zhang et al. (2015)
AoolIf AoolIr	TACTGACGGTCACTCCCTAATCCC CATGGATGGAAGTGGTGGAGGAAG	64°C	219	230	
AoolIIf AoolIIr	GCAAGCGGGGGTAAATTTGTACAG GGATAGGAGGAGCTTTACGGACCT	62°C	304	287	

1- Cetyl Trimethyl Ammonium Bromide

تجزیه آماری: داده‌های به‌دست آمده از محصول PCR هر پرایمر با استفاده از نرم‌افزار SAS و آزمون کای‌اسکوئر ( $X^2$ ) مورد ارزیابی قرار گرفت (جدول ۲).

جدول ۲- مقایسه تعداد نوارهای تولیدشده در هر جنس از ژنوتیپ‌های کیوی.

Table 2. Comparison of the number of line produced in each sex from genotypes of kiwifruit.

Total	Genotype			Band size	sex	نشانگر
	Red	Sun	Navab			
30	10	10	10	870	Male	smy
30	10	10	10	870	Female	
1 <sup>ns</sup>	1 <sup>ns</sup>	1 <sup>ns</sup>	1 <sup>ns</sup>			$\chi^2$
0	0	0	0	950	Male	smx
30	10	10	10	950	Female	
60 <sup>**</sup>	20 <sup>**</sup>	20 <sup>**</sup>	20 <sup>**</sup>			$\chi^2$
30	10	10	10	770	Male	SmyI
0	0	0	0	770	Female	
60 <sup>**</sup>	20 <sup>**</sup>	20 <sup>**</sup>	20 <sup>**</sup>			$\chi^2$
30	10	10	10	202	Male	AoOI
30	10	10	10	202	Female	
1 <sup>ns</sup>	1 <sup>ns</sup>	1 <sup>ns</sup>	1 <sup>ns</sup>			$\chi^2$
30	10	10	10	230	Male	AoOII
30	10	10	10	219	Female	
60 <sup>**</sup>	20 <sup>**</sup>	20 <sup>**</sup>	20 <sup>**</sup>			$\chi^2$
30	10	10	10	330	Male	AoOIII
30	10	10	10	330	Female	
1 <sup>ns</sup>	1 <sup>ns</sup>	1 <sup>ns</sup>	1 <sup>ns</sup>			$\chi^2$

الف) ns، \* و \*\* به ترتیب نشان‌دهنده عدم تفاوت معنی‌دار و تفاوت معنی‌دار در سطوح ۵ و ۱ درصد با نسبت مورد انتظار ۱:۱ در جنسیت‌های مختلف است.

a) ns, \* and \*\* respectively show no significant difference and significant difference at the levels of 5 and 1% with the expected ratio of 1: 1 in different genders.

ب) در پرایمر AoOIII باند برای هر دو جنس بر خلاف انتظار در اندازه 330 bp تولید شد.

b) In the AoOIII primer, a band of 330 bp was produced for both sexes, contrary to expectations.

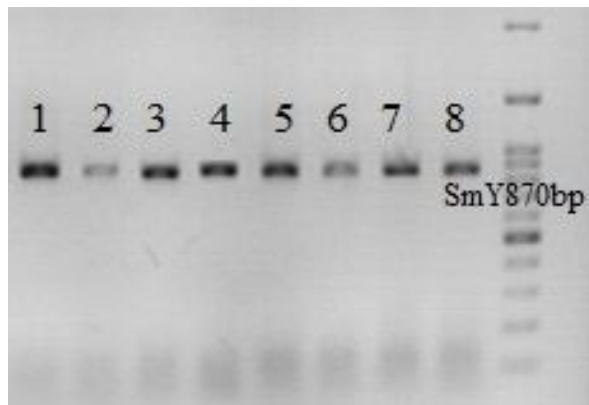
### نتایج و بحث

مورفولوژی گل‌های آن‌ها، قابل شناسایی بود، مورد آزمون قرار گرفت. نتایج این پژوهش نشان داد که برخی از نشانگرهای معرفی شده توسط پژوهشگران قبلی برای تعیین جنسیت *Actinidia chinensis* توانایی جداسازی جنسیتی ژنوتیپ‌های مورد مطالعه در این پژوهش را نداشتند. نشانگر SmY SCAR

بعد از استخراج DNA با سطح خلوص بالا، از برگ‌های نو رسته دانه‌های کیوی فروت از چندین نشانگر مولکولی جهت تعیین جنسیت افراد جمعیت استفاده شد. سیستم‌های مختلف نشانگرها، با استفاده از گیاهان ماده و نر بالغی که به‌طور واضح از نظر

آلودگی DNA استخراج شده مربوط دانستند (۸)، اگرچه روش استخراج CTAB یکی از روش‌های مناسب برای استخراج DNA از برگ گیاهان است که در این آزمایش نیز غلظت و خلوص مناسبی برای DNA استخراجی با این روش با استفاده از دستگاه نانو دارپ ثبت شده است. نتایج مشابه با نتایج پژوهش حاضر در آزمایش مشابه توسط پژوهشگران دیگر نیز گزارش شد (۲). به دست آوردن یک باند مورد نظر برای تشخیص یک صفت از جمله جنسیت کار چندان آسانی نیست، دلیل احتمالی مغایرت بین نتایج را می‌توان عدم طراحی دقیق پرایمرهای نشانگر SCAR و تفاوت در تلاقی‌های والدینی و تفاوت ژنوتیپ‌های مورد بررسی *A. chinensis* بیان کرد.

اختصاصی شده از نشانگر RAPD توسط پژوهشگران قبلی (۸) در هر سه ژنوتیپ مورد مطالعه (خورشید، نواب و خونی رد) برخلاف انتظار برای هر دو جنس الگوی بانندی (الگوی باند 870bp) یکسانی برای افراد نر و ماده نشان دادند (شکل ۱). بنابراین، به نظر می‌رسد این نشانگر قادر به تفکیک موفق دانهال‌های نر و ماده برای ژنوتیپ‌های مورد بررسی نمی‌باشد (جدول ۲). در موافقت با یافته‌های این پژوهش تحقیقات پژوهشگران پیشین (۸) نیز پیش‌بینی عدم توانایی جداسازی سایر ژنوتیپ‌های *A. chinensis* توسط این نشانگر را بیان نموده بودند، چرا که امکان این‌که نشانگر SmY در جداسازی جنسیت دچار اشتباه شود، ۱۲ درصد است. که ۳ درصد این خطا را به نوترکیبی جایگاه نشانگر و ۹ درصد آن را به



شکل ۱- الگوی بانندی نشانگر SmY (870bp) برای افراد نر و ماده کیوی فروت.

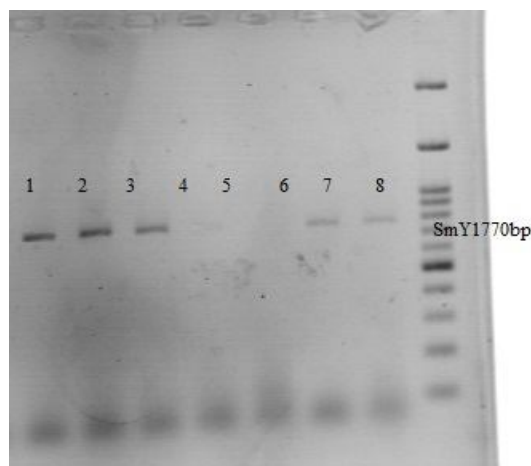
(۱): فرد نر ژنوتیپ نواب، ۲: فرد نر ژنوتیپ خونی رد، ۳: فرد نر ژنوتیپ خورشید، ۴: فرد ماده ژنوتیپ نواب، ۵: فرد ماده ژنوتیپ خونی رد، ۶: فرد ماده ژنوتیپ خورشید، ۷ و ۸: دانهال‌های حاصل از گرده‌افشانی آزاد).

Fig. 1. The band pattern of SmY (870bp) for male and female kiwifruit plants.

(1: Male genotype Navab, 2: Male genotype Red, 3: Male genotype Sun, 4: Female genotype Navab, 5: Female genotype Red, 6: Female genotype Sun, 7 and 8: Seedlings Free pollinating).

کیوی مورد مطالعه را به درستی تفکیک کند (شکل ۲). همین‌طور نشانگر SmX در هر سه ژنوتیپ برای افراد جنس ماده الگوی بانندی ۹۵۰ bp ظاهر نمود (شکل ۳).

نشانگر SmY1 اساساً براساس تفاوت‌های بین جنس‌های مختلف *A. chinensis* طراحی شد و الگوی بانندی کوچک‌تر از ۷۷۰ bp را داراست (۱۸). این نشانگر در این پژوهش توانست افراد نر هر سه ژنوتیپ

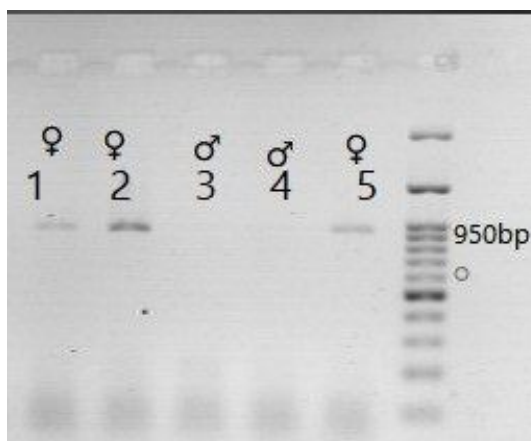


شکل ۲- الگوی بانندی نشانگر SmY1 (770(bp)) برای افراد نر کیوی فروت.

(۱: فرد نر ژنوتیپ نواب، ۲: فرد نر ژنوتیپ خونی رد، ۳: فرد نر ژنوتیپ خورشید، ۴: فرد ماده ژنوتیپ نواب، ۵: فرد ماده ژنوتیپ خونی رد، ۶: فرد ماده ژنوتیپ خورشید، ۷ و ۸: دانه‌های حاصل از گرده‌افشانی آزاد).

Fig. 2. The band pattern of the SmY1 (770(bp)) for male kiwifruit plants.

(1: Male genotype Navab, 2: Male genotype Red, 3: Male genotype Sun, 4: Female genotype Navab, 5: Female genotype Red, 6: Female genotype Sun, 7 and 8: Seedlings Free pollinating).



شکل ۳- الگوی بانندی نشانگر SmX (950(bp)) برای افراد نر و ماده کیوی فروت.

(۱: فرد ماده ژنوتیپ نواب، ۲: فرد ماده ژنوتیپ خونی رد، ۳: فرد نر ژنوتیپ نواب، ۴: فرد نر ژنوتیپ خونی رد، ۵: فرد ماده در دانه‌های حاصل گرده‌افشانی باز ژنوتیپ‌ها) در افراد ماده مشاهده شد.

Fig. 3. The band pattern of the SmX (950(bp)) for male and female kiwifruit plants.

(1: Female genotype Navab 2: Female genotype Red, 3: Male genotype Navab , 4: Male genotype Red, 5: Female Seedlings Free pollinating).

نتایج این پژوهش با یافته قبلی سکلاریو و همکاران (۲۰۱۶) مطابقت داشت آن‌ها بیان داشتند که توسط نشانگر SmY1 و SmX در کولتیوارهای Hayward و Tsehelidi الگوهای بانندی تک شکل<sup>۱</sup> ۹۵۰ (bp) و ۷۷۰ (bp) را جداسازی و به‌منظور کشف تمامی SNP‌های موجود در بین ژنوتیپ‌های مختلف

نتایج این پژوهش با یافته قبلی سکلاریو و همکاران (۲۰۱۶) مطابقت داشت آن‌ها بیان داشتند که توسط نشانگر SmY1 و SmX در کولتیوارهای Hayward و Tsehelidi الگوهای بانندی تک شکل<sup>۱</sup> ۹۵۰ (bp) و ۷۷۰ (bp) را جداسازی و به‌منظور کشف تمامی SNP‌های موجود در بین ژنوتیپ‌های مختلف

1- Monomorphism

قرار دارند. اگر فرض شود که توالی تکثیر شده توسط SmY بر روی همولوگ Y جفت کروموزوم XY قرار دارد، انتظار می‌رود توالی بسیار مشابه آن بر روی همولوگ X ظاهر شود (۸). با این حال امتیازدهنده نشانگرهای SmX و SmY در یک جمعیت حاصل از تلاقی *A. ctinidia rufa* × *A. chinensis* آشکار ساخت که این نشانگرها قوی نبوده و در تلاقی‌های بین گونه‌ها ضعیف عمل می‌کنند که این امر کاربرد آنها در برنامه‌های به‌نژادی را محدود می‌کند (۱۸). باندهای پلی‌مورفسم به‌دست آمده از سه نشانگر SSR مورد بررسی، باندهای ویژه شناسایی افراد نر و ماده نبود، به‌جز نشانگر A00II با باند ویژه (۲۳۰ bp) در افراد نر و باند ویژه (۲۱۹ bp) در افراد ماده توانایی تفکیک دقیق افراد نر و ماده را داشته است (شکل ۴).

آن‌ها را توالی‌یابی کردند (۱۴). در موافقت با نتایج این پژوهش هم‌چنین می‌توان بیان کرد که جیل و همکاران (۱۹۹۸) ظهور باند ۹۵۰ bp را در محصول PCR حاصل از تکثیر SmX در افراد ماده *A. chinensis* تأیید کرده‌اند (۸).

بر اساس نتایج پژوهشگران، دو نشانگر SCAR (توالی‌های مشخص شده مرتبط با جنسیت) SmX و SmY یک گروه مرتبط شده مشترک را نشان دادند (جدول ۲). ناحیه تعیین جنسیت<sup>۱</sup> (SDR) در کیوی فروت با استفاده از نشانگرهای ویژه جنسیت SCAR در ناحیه سابتلومری<sup>۲</sup> LG17 نمایش داده شدند، که به کروموزوم ۲۵ مرتبط بود (۱۸). توالی‌یابی هم‌زمان SmX و SmY هیچ همولوگی را بین آن‌ها در هیچ توالی شناخته‌شده‌ای نشان نداد و شامل هیچ فرم باز شناخته‌شده‌ای نبود، بنابراین در ناحیه غیر کدکنندگی



شکل ۴- الگوی باندهای نشانگر A00II برای افراد نر (230bp) و افراد ماده (219bp) کیوی فروت.

(۱) فرد ماده ژنوتیپ نواب، ۲: فرد ماده ژنوتیپ خونی رد، ۳: فرد ماده ژنوتیپ خورشید، ۴: فرد نر ژنوتیپ نواب، ۵: فرد نر ژنوتیپ خونی رد، ۶: فرد نر ژنوتیپ خورشید، ۷ و ۸: افراد ماده در دانهال حاصل گره‌افشانی باز ژنوتیپ‌ها، ۹: فرد نر در دانهال حاصل گره‌افشانی باز ژنوتیپ‌ها).

Fig. 4. The band pattern of A00II for males (230(bp)) and females (219(bp)) kiwifruit plants.

(1: Female genotype Navab, 2: Female genotype Red, 3: Female genotype Sun, 4: Male genotype Navab, 5: Male genotype Red, 6: Male genotype Sun, 7 and 8: Female seedlings Free pollinating, 9: Male seedlings Free pollinating).

1- Sex-determination region  
2- Subtelomeric



## نتیجه گیری

حتی غربالگری غیر سنتی توسط نشانگرهای DNA مانند AFLP, RAPD و ISSR فرایندی فشرده، گران قیمت و با کارایی اندک هستند که جهت کمک به فرایند جداسازی از کل ژنوم بسیار نامناسب می باشند. در برنامه های به نژادی بسته به هدف، به نژادگر به منظور کاهش هزینه و کمبود فضا در باغ پژوهشی نیاز به حذف دانهال های ماده یا نر در مراحل اولیه رشد رویشی دارد. بر طبق نتایج این پژوهش، افراد تفکیک شده از نظر جنسیت توسط نشانگرهای SCAR  $SmY_1$  و  $SmX$  یکسان بوده و می توان از این دو پرایمر جهت تسهیل تفکیک جنسیت در مرحله رویشی دانهال های کیوی در برنامه های به نژادی با کم ترین میزان خطا، در حذف منابع گیاهی بسته به هدف مورد نظر استفاده کرد. پرایمر A00II با الگوی باندی ویژه (۲۳۰ bp) در افراد نر و الگوی باندی (۲۱۹ bp) در افراد ماده توانست به درستی تفکیک جنسیتی دانهال های مورد آزمایش را انجام دهد.

در مجموع، با توجه به وجود نتایج متغیر در مورد عملکرد نشانگرها و کوچک بودن ناحیه تعیین جنسیت در کرمزوم های کیوی موجب می شود هم چنین ژن های کنترل کننده تعیین جنسیت به طور کامل شناسایی نشده است و نمی توان اطمینان کامل داشت که این مارکرها به صفات کمی، کنترل کننده وظایفی مانند، توسعه و تمایز گل ها و تولید گرده بارور همبستگی کامل دارند. هم چنین باید بیان داشت که احتمال خطا در استخراج DNA و پی سی آر را نیز باید در نظر گرفته شود. بنابراین پیشنهاد می شود جمعیتی با تعداد افراد بیش تر نیز مورد مطالعه قرار بگیرد.

ژانگ و همکاران (۲۰۱۵) در بررسی ۱۰۹۵ نشانگر SSR شناسایی شده در موقعیت ۵-۰ Mb) با استفاده از MISA نشان دادند که تنها ۳ نشانگر SSR باندهای مشخصی را برای شناسایی جنسیت ارائه دادند (۱۸). سه نشانگر SSR در فاصله ۱-۲ Mb) روی کرمزوم ۲۵ قرار داشتند، که ناحیه تعیین جنسیت (SDR) را به یک ناحیه یک میلیون جفت باز (Mb) تنزل داد. هم چنین آن ها نشان دادند که نشانگر A00I یک قطعه ۲۰۲ جفت بازی را در افراد ماده تکثیر می کند و در افراد نر محصولی تولید نمی شود و A002 و A003 باندهای متنوعی را بین افراد نر و ماده تولید می کنند. همان طور که بیان شد، در بررسی حاضر تنها پرایمر A00II قادر به تشخیص افراد ماده و نر جمعیت مورد بررسی بود. ناحیه تعیین جنسیت (SDR) در ناحیه سابلومری قرار داشته و دارای تراکم ژنی بسیار پایین تری نسبت به متوسط گستره ژنوم با ۱۵۰ ژن با نواحی ۵ Mb) است (۱۸). هاروی و همکاران (۱۹۹۷) وجود یا عدم وجود باندهای مرتبط با نشانگر تعیین جنسیت در فرزندان را به علت وقوع نوترکیبی و کراسینگ اور<sup>۱</sup> در ناحیه کوچک تعیین جنسیت (SDR) دانسته اند (۱۰).

با توجه به این که تا حال نقشه برداری ژنومی Actinidia هنوز کامل نشده است، ژن های کنترل کننده تعیین جنسیت به طور کامل شناسایی نشده است و ما نمی دانیم که آیا این مارکرها به صفات کمی، کنترل کننده وظایفی مانند، توسعه و تمایز گل ها و تولید گرده بارور در ارتباط هستند. نقشه برداری کامل ژنومی برای در کامل مکانیسم های مربوط به منظور بهره برداری از ماده ژنتیکی جدیدی در اهداف اصلاحی مورد نیاز است (۱۴).

## منابع

1. Anker-Kofoed, E. 2015. A quantitative analysis of global kiwifruit trade. Uppsala: Swedish University of Agricultural Sciences. No: 914 from <http://stud.epsilon.slu.se>.
2. Atak, A., Aydin, B. and Abdurrahim Kahraman, K. 2012. Sex determination of kiwifruit seedlings with molecular markers. In: Proceedings of Second International Symposium on Biotechnology of Fruit Species. 14-17 Oct., Akdeniz University, Antalya, Turkey, Pp: 197-203.
3. Bagheri, A. and Moshtaghi, N. 2005. Plant biotechnology: Achievements and future efforts. Fourth National Biotechnology Conference of Iran, Kerman, International Center for Advanced Science and Technology and Environmental Sciences, from [https://www.civilica.com/Paper-NBCI04-NBCI04\\_004.html](https://www.civilica.com/Paper-NBCI04-NBCI04_004.html). (In Persian)
4. Doyle, J. 1990. Isolation of plant DNA from fresh tissue. Focus. 12: 13-15.
5. Ferguson, A. 2010. Kiwifruit: evolution of a crop. In: Proceedings of VII International Symposium on Kiwifruit. 12-17 Sep. Faenza (Italy). Pp: 31-42.
6. Food and Agriculture Organization. 2016. Data. Agricultural data in FAO. Retrieved November 6, 2018, from <http://www.fao.org/faostat/en/#data/QC>.
7. Fraser, L.G., Tsang, G.K., Datson, P.M., De Silva, H.N., Harvey, C.F., Gill, G.P. and McNeilage, M.A. 2009. A gene-rich linkage map in the dioecious species *Actinidia chinensis* (kiwifruit) reveals putative X/Y sex-determining chromosomes. BMC genomics, 10: 1. 102.
8. Gill, G., Harvey, C., Gardner, R. and Fraser, L. 1998. Development of sex-linked PCR markers for gender identification in *Actinidia*. Theor. Appl. Gen. 97: 3. 439-445.
9. Harker, F., Jaeger, S., Gunson, A., Triggs, C., Roxburgh, M. and Amos, R. 2005. An experimental method for quantifying the value of taste: A case study with kiwifruit. Paper presented at the Abstract book for 6th Pangborn sensory science symposium. 7-11 August, Harrogate International Centre, North Yorkshire, UK. Abstract. 179p.
10. Harvey, C., Gill, G., Fraser, L. and McNeilage, M. 1997. Sex determination in *Actinidia*. Sex-linked markers and progeny sex ratio in diploid *A. chinensis*. Sex Plant Reprod. 10: 3. 149-154.
11. Lee-Jones, D. 2016. Kiwifruit Sector Report. Kiwifruit Sector Report. Wellington. New Zealand. NZ1601.
12. Milewicz, M. and Sawicki, J. 2013. Sex-linked markers in dioecious plants. Plant Omics. 6: 2. 144.
13. Richardson, A.C., Bolding, H.L., McAtee, P.A., Gunaseelan, K., Luo, Z., Atkinson, R.G. and Schaffer, R.J. 2011. Fruit development of the diploid kiwifruit, *Actinidia chinensis* 'Hort16A'. BMC Plant Biol. 11: 1. 182.
14. Sakellariou, M.A., Mavromatis, A.G., Adimargono, S., Nakabayashi, K. and Nakas, C. 2016. Agronomic, cytogenetic and molecular studies on hermaphroditism and self-compatibility in the Greek kiwifruit (*Actinidia deliciosa*) cultivar 'Tsechelidis'. J. Hort. Sci. Biotech. 91: 1. 2-13.
15. Shirkot, P., Sharma, D.R. and Mohapatra, T. 2002. Molecular identification of sex in *Actinidia deliciosa* var. *deliciosa* by RAPD markers. Sci. Hort. 94: 1. 33-39.
16. Testolin, R., Messina, R., Lain, O. and Cipriani, G. 2004. A natural sex mutant in kiwifruit (*Actinidia deliciosa*). J. Crop Hort. 32: 2. 179-183.
17. Wang, Y.C., Zhang, L., Man, Y.P., Li, Z.Z. and Qin, R. 2012. Phenotypic characterization and simple sequence repeat identification of red-fleshed kiwifruit germplasm accessions. Hort. Sci. 47: 8. 992-999.
18. Zhang, Q., Liu, C., Liu, Y., VanBuren, R., Yao, X., Zhong, C. and Huang, H. 2015. High-density interspecific genetic maps of kiwifruit and the identification of sex-specific markers. DNA Res. 22: 5. 367-375.