

## استفاده از نشانگرهای SSR جهت تفکیک ژنتیکی برخی ارقام تجاری نخل خرما

مهدی رضائی<sup>۱\*</sup> و عبدالرضا کاوند<sup>۲</sup>

۱- استادیار، موسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذر و نهال، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، کرج

۲- دکتری، موسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذر و نهال، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، کرج

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۸/۱۰/۱۷ - تاریخ پذیرش: ۱۳۹۹/۰۸/۱۷)

### چکیده

در نخل خرما، تشخیص رقم در نهال‌های جوان حاصل از ریزازدیادی با استفاده از صفات مورفولوژیک دشوار و زمان‌بر بوده و بنابراین استفاده از نشانگرهای مولکولی جهت تسهیل و تسریع این موارد ضروری به نظر می‌رسد. هدف از این مطالعه بررسی قابلیت هشت جفت نشانگر ریزماهواره برای تفکیک و تشخیص رقم در برخی ارقام تجاری و متعاقباً استفاده از داده‌ها برای تشخیص رقم در گیاهچه‌های خرما حاصل از ریزازدیادی بود. ارقام مورد مطالعه شامل پیارم، زاهدی، مجول، برحی، استعمران، دیری، غنمی سبز، غنمی قرمز و گنطار بودند. با توجه به دشواری کوبیدن برگ خرما با استفاده از هاون در حضور ازت مایع، روشی کارآمد برای کوبیدن برگ‌های خرما با استفاده از دستگاه Tissue Lyser II بهینه‌سازی شد. برای انجام واکنش‌های زنجیره‌ای پلی‌مراز از هشت جفت آغازگر ریزماهواره استفاده شد. نتایج نشان داد که در صورت استفاده از این سیستم نشانگری و در دسترس بودن ارقام شاهد قابل اطمینان، می‌توان اصالت گیاهچه‌های حاصل از ریزازدیادی را ارزیابی کرد. گروه‌بندی ارقام نشان داد که تمامی ارقام مورد مطالعه با استفاده از پنج جفت آغازگر ریزماهواره شامل mPdCIR025، mPdCIR057، mPdCIR070، PDAG1003 و DP175 قابل تفکیک بودند. نتایج حاصل از تهیه بارکد اختصاصی برای هر رقم نشان داد که آلل شماره c1 (با اندازه تقریبی ۲۳۵ جفت‌باز) در رقم پیارم و آلل d3 (با اندازه تقریبی ۲۳۰ جفت‌باز) در رقم مجول اختصاصی بودند. در نهایت برای ایجاد قابلیت رجوع به نتایج، دیاگرام تفکیک ارقام ترسیم شد.

**واژگان کلیدی:** آلل اختصاصی، دیاگرام تفکیک رقم، ریزازدیادی، نشانگر مولکولی، یکپارچگی ژنتیکی

\* نویسنده مسئول، آدرس پست الکترونیکی: meh.rezaee@areeo.ac.ir

## مقدمه

خرما (*Phoenix dactylifera* L.) ( $2n = 2x = 36$ ) به‌عنوان یکی از مهم‌ترین منابع اقتصادی-اجتماعی در خاورمیانه و کشورهای عربی شناخته می‌شود و حدود ۳۰۰۰ رقم از آن در سراسر جهان وجود دارد (Khierallah *et al.*, 2017). طبق آمار فائو، بر اساس میانگین تولید از سال ۲۰۰۰ تا ۲۰۱۷ ایران بعد از مصر، دومین تولیدکننده بزرگ خرما در جهان است. این در حالی است که بر اساس همین آمار، سطح زیرکشت خرما در ایران قریب به ۳/۵ برابر کشور مصر می‌باشد. بر اساس آخرین آمارنامه وزارت جهاد کشاورزی، سطح باغات بارور نخل خرما، ۲۱۵۵۴۵ هکتار بوده که از این میزان باغ ۱۲۲۳۱۴۲ تن خرما برداشت شده است. بیش‌ترین سطح بارور باغات (آبی و دیم) به‌ترتیب در استان‌های سیستان و بلوچستان (۴۳۱۶۳ هکتار)، خوزستان (۳۱۱۷۰ هکتار)، هرمزگان (۳۰۳۵۶ هکتار)، بوشهر (۳۰۲۴۶ هکتار)، جنوب استان کرمان (۲۸۹۱۸ هکتار)، کرمان (۲۴۲۰۰ هکتار) و فارس (۲۴۱۲۵ هکتار) قرار دارد. خرما به صورت جنسی و غیرجنسی تکثیر می‌شود. تکثیر با پاجوش، روش معمول تکثیر غیرجنسی است که در آن یکپارچگی ژنتیکی ارقام (تا حدود زیادی) حفظ می‌شود. یکی از محدودیت‌های این روش، تعداد محدود پاجوش تولیدی از هر نخل، در طول عمر آن است. تعداد پاجوش تولید شده در ارقام مختلف به‌شدت متغیر بوده و همه پاجوش‌ها دارای حجم ریشه کافی برای زنده ماندن نیستند (Saker *et al.*, 2000; Zaid and De Wet, 2002). ریزازدیادی، روشی برای تکثیر رویشی است که در آن کلون‌هایی که از نظر ژنتیکی و فنوتیپی یکسان هستند، در سطح وسیع و تجاری، تولید می‌شوند. هرچند که در برخی موارد، عدم رعایت شرایط بهینه طی فرایند ریزازدیادی، منجر به ایجاد تغییر در ژنوم هسته، میتوکندری و کلروپلاست (تنوع سوماکلونال) در گیاهان حاصل از باززایی می‌شود (Khierallah, 2015). همچنین در برخی موارد، به‌دلیل عدم دقت کافی کاربر، طی مراحل تکثیر در آزمایشگاه، نگهداری در اتاق‌های رشد و در نهایت جابجایی مواد گیاهی در گلخانه، ممکن است اختلاط فیزیکی ارقام رخ بدهد که مشکلات عدیده‌ای را به‌همراه خواهد داشت. لذا بر این اساس، ارزیابی اصالت و یکنواختی ژنتیکی در گیاهچه‌های خرما حاصل از کشت بافت برای تصدیق هویت ژنتیکی، ضروری به‌نظر می‌رسد.

اولین باردهی خرما در ۵ تا ۷ سالگی اتفاق می‌افتد که این مساله تشخیص رقم با استفاده از صفات مورفولوژیک را با تأخیر مواجه می‌کند. بنابراین تشخیص رقم و بررسی یکنواختی در نهال‌های حاصل از ریزازدیادی، طی فرایند تولید نهال و در مرحله چندبرگی با استفاده از صفات مورفولوژیک، دشوار بوده و این امر مستلزم استفاده از نشانگرهای مولکولی است (Al-Khalifah, 2006). نشانگرها در زمینه حفظ کلکسیون‌های ذخایر ژنتیکی گیاهی، تشخیص ارقام و وارثه‌ها، مکان‌یابی و تعیین تعداد ژن‌های کنترل‌کننده صفات به‌کار گرفته می‌شوند (Gheitarani *et al.*, 2020). انتخاب نشانگر مولکولی مناسب برای انجام هر مطالعه به عوامل مختلفی از جمله ماهیت ژنتیکی مواد گیاهی مورد بررسی، هدف از کاربرد نشانگر، سهولت دسترسی و کاربرد و تکرارپذیری نتایج بستگی دارد (MirMohammadi Maibody and Golkar, 2019). علی و همکاران (Ali *et al.*, 2006) از تکنیک RAPD برای شناسایی پایداری ژنتیکی در گیاهچه‌های حاصل از باززایی رقم برخی استفاده کردند. الگوهای تکرارپذیر RAPD با استفاده از ۳۰ آغازگر حاصل شدند. هنگامی که انگشت‌نگاره پاجوش‌های مادری با نمونه‌های حاصل از باززایی مورد مقایسه قرار گرفت، سه آغازگر OPC.16، OPG.08 و OPN.16 باندهای چندشکل نشان دادند. در مطالعه بدر و همکاران (Bader *et al.*, 2007) از ۲۵ نشانگر RAPD برای بررسی گیاهان مادری و گیاهچه‌های حاصل از کشت بافت ارقام برخی و مکتوم استفاده شد. الگوهای تکرارپذیر RAPD در مورد ۲۰ آغازگر حاصل شد. ۱۷ آغازگر الگوی تک‌شکل در مورد گیاهان مادری و نمونه‌های کشت بافتی نشان دادند. آغازگر OPD.01، در مورد رقم برخی و آغازگرهای OPB.07 و OPC.08 در مورد رقم مکتوم باندهای چند شکل نشان دادند. به غیر از نشانگر RAPD از نشانگرهای دیگری نیز مانند AFLP و ISSR نیز برای مطالعه پایداری ژنتیکی در گیاهچه‌های حاصل از ریزازدیادی استفاده شده است (Khierallah *et al.*, 2008; Abd-Alla, 2010; Ahmed *et al.*, 2012).

نشانگرهای ریزماهواره دارای مزایایی هم‌چون فراوانی بالا در ژنوم، سطح بالای چندشکلی، توزیع تقریباً یکنواخت در ژنوم، آسانی آزمون با استفاده از PCR و سهولت انتشار نتایج میان آزمایشگاه‌ها برای مطالعات جمعیتی بوده و در نقشه‌یابی ژنتیکی و شناسایی ارقام

یک عدد ساچمه استیل استریل، انداخته شد. در مرحله بعد، تیوب‌ها داخل رک‌های مخصوص دستگاه Tissue Lyser II (QIAGEN) (که به مدت یک شب در فریزر منفی ۷۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفته بودند) چیده و رک‌ها بر روی دستگاه نصب شدند. تنظیمات دستگاه روی فرکانس ۲۵ حرکت در ثانیه برای مدت یک دقیقه تنظیم و فرآیند کوش دوبار (طبق دستورالعمل دستگاه) انجام شد. پس از پودر شدن نمونه‌های برگ، به هر تیوب مقدار یک میلی‌لیتر از بافر استخراج (Tris 100 mM, NaCl 1.4 M, EDTA, 20mM, CTAB 2%, DTT 30mM) اضافه و رسوب DNA با ایزوپروپانول سرد انجام و تیوب‌ها به مدت یک شب در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. جهت کاهش میزان پلی‌ساکاریدها در رسوب اسیدنوکلئیک که باعث کاهش شدید کیفیت اسیدنوکلئیک استخراج شده می‌شود، شستشو با NaCl (1.5 M) انجام شد. بقیه مراحل استخراج DNA به روش سقایی معروف و همکاران (Saghai-Marouf *et al.*, 1984) انجام شد.

کیفیت و کمیت DNAهای استخراج شده با استفاده از الکتروفورز روی ژل آگارز ۰/۸ درصد و اسپکتروفتومتری (Nano Drop 1000) در طول موج‌های ۲۳۰، ۲۶۰ و ۲۸۰ نانومتر سنجیده شد. نتایج نشان داد که DNA استخراج شده با این روش دارای کمیت، کیفیت و یکپارچگی مطلوب بوده و از آن می‌توان برای واکنش‌های زنجیره‌ای پلی‌مراز استفاده کرد. با استفاده از این روش برای همگن‌سازی نمونه‌ها، می‌توان ۴۸ نمونه را در مدت دو دقیقه پودر و برای استخراج DNA آماده کرد در حالی که کوبیدن این تعداد نمونه برگ خرما با استفاده از هاون و ازت مایع به دو روز کاری زمان نیاز دارد. علاوه بر این در این روش مخاطرات و هزینه استفاده از ازت مایع نیز حذف می‌شود.

خوبشاوند از کارایی بالایی برخوردار هستند (Al-Faifi *et al.*, 2016). با توجه به لزوم کنترل و نظارت بر اصالت ژنتیکی گیاهچه‌های خرما حاصل از کشت بافت و متعاقباً لزوم استفاده از ابزاری نسبتاً دقیق برای تمایز ارقام، هدف از این مطالعه، تفکیک ژنتیکی ۹ رقم نخل خرما شامل پیارم، زاهدی، مجول، برحی، استعمران، دیری، غنمی سبز، غنمی قرمز و گنطار با استفاده از نشانگرهای ریزماهواره و استفاده از اطلاعات آن جهت تفکیک رقم در گیاهچه‌های خرما حاصل از ریزازدیادی و در نهایت تهیه دیانگرام تفکیک ارقام برای ایجاد قابلیت رجوع به داده‌ها و استفاده مجدد از آن‌ها بود.

### مواد و روش‌ها

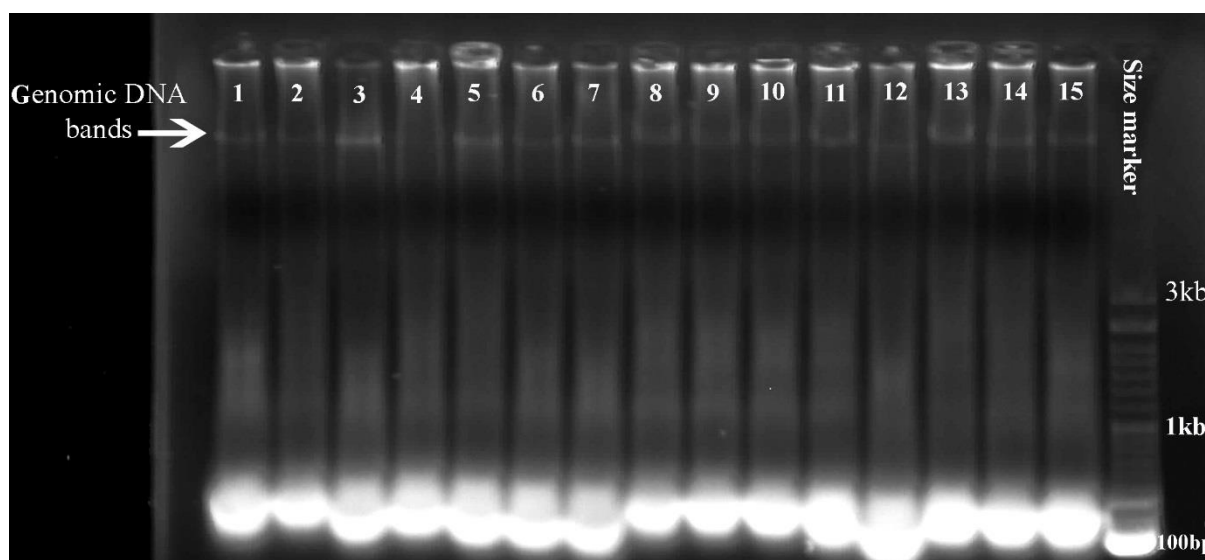
**مواد گیاهی:** برای انجام این مطالعه نمونه‌های برگ مربوط به ارقام پیارم، زاهدی، مجول، برحی، استعمران، دیری و گنطار از نخل‌های اصیل تهیه شد. سپس ۱۵ نمونه برگ مربوط به گیاهچه‌های خرما حاصل از ریزازدیادی که جزء ارقام مورد مطالعه بودند به صورت کد شده و بدون نام (جدول ۱) از یکی از شرکت‌های تولید کننده نهال خرما به روش ریزازدیادی تهیه شد.

**استخراج DNA:** با توجه به استحکام بالای بافت برگ خرما، کوبیدن آن با استفاده از هاون در حضور ازت مایع، بسیار دشوار و زمان‌بر می‌باشد. همچنین به دلیل نیاز به استفاده زیاد از ازت مایع برای پودر کردن نمونه‌های برگ نخل، احتمال سوختگی پوست و آسیب به کاربر زیاد است. برای رفع این مشکل، برگچه‌های خرما با استفاده از قیچی استریل ابتدا با چند برش طولی و سپس با برش‌های عرضی به قطعات کوچک تقسیم شده و به میزان ۰/۱ تا ۰/۱۵ گرم از این قطعات به تیوب‌های ۲ میلی‌لیتری منتقل شد. سپس ۳۰۰ میکرولیتر بافر TE به هر تیوب اضافه و داخل هر تیوب

جدول ۱- فهرست ۱۵ نمونه‌ی کد شده برگ خرما ارسال شده به آزمایشگاه نشانگرهای مولکولی در موسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذر و نهال برای تشخیص رقم

Table 1. The list of 15 unknown coded leaf samples of date palm were sent to molecular marker laboratory of seed and plant certification and registration institute for cultivar identification

شماره نمونه Sample number	کد نمونه Sample code	شماره نمونه Sample number	کد نمونه Sample code
1	4M5UV	9	7H6TM
2	12P2UJ	10	14D7DT
3	1E1YK	11	8O4BN
4	5J5CA	12	9B3FI
5	6S4IL	13	15F2XZ
6	2Q8LM	14	3G9KH
7	11Z3OY	15	13V0SU
8	10R28L		



شکل ۱- الکتروفورز DNA ژنومی استخراج شده از ۱۵ نمونه معرفی شده در جدول ۱ با روش بهینه‌سازی شده برای استخراج DNA از برگ ارقام مختلف نخل بر روی ژل آگارز ۰/۸ درصد

Figure 1. Electrophoresis of extracted genomic DNA from 15 samples introduced in table 1 on 0.8% agarose gel. چاهک آخر از سمت راست مربوط به نشانگر اندازه از ۱۰۰ جفت باز تا ۳۰۰۰ جفت‌باز  
The last lane in the right: size marker 100 to 3000 bp

۶ درصد و ژل پلی‌اکریلامید غیر واسرشته‌ساز ۱۰ درصد الکتروفورز شدند. رنگ‌آمیزی ژل واسرشته‌ساز، با استفاده از محلول نیترات نقره و ژل غیر واسرشته‌ساز با استفاده از ژل رد انجام شد. نمره‌دهی باندها به صورت عدد یک برای حضور باند و عدد صفر برای عدم حضور باند انجام شد. ترسیم دندروگرام با استفاده از نرم‌افزار PAST، الگوریتم Paired Group و ماتریس تشابه اقلیدسی انجام شد. نحوه تهیه بارکد مربوط به هر رقم به شرح زیر انجام شد. به طور مثال اگر یک نشانگر ریزماهواره دارای سه آلل چندشکل باشد، در صورت مشاهده آلل شماره یک در هر نمونه، کد یک و در صورت عدم مشاهده آن آلل کد صفر داده می‌شود. به همین شکل در صورت مشاهده آلل شماره دو در هر نمونه، کد دو و در صورت عدم مشاهده آن آلل کد صفر داده می‌شود. این عمل در مورد بقیه جایگاه‌ها و آلل‌های آن‌ها تکرار شد و در نهایت با کنار هم قرار گرفتن کدهای مربوط به آلل‌های هر مکان‌ژنی، بارکد مکان‌ژنی مورد مطالعه برای هر نمونه بدست می‌آید.

واکنش‌های زنجیره‌ای پلی‌مراز: واکنش‌های زنجیره‌ای پلی‌مراز در حجم نهایی ۱۵ میکرولیتر و با استفاده از واکنش‌گرهای زیر در دستگاه ترموسایکلر اپندورف (Mastercycler® pro 6325) انجام شد. آغازگرها بر مبنای اطلاعات (Al-Faifi *et al.*, 2016; Elmeer and Mattat, 2015; Elmeer *et al.*, 2011; Arabnejad *et al.*, 2010; Mardi *et al.*, 2010) و از شرکت Metabion (آلمان) تهیه شدند. مشخصات آغازگرهای مورد استفاده در جدول ۲ آورده شده است. برنامه چرخه‌های دمایی واکنش‌های PCR به صورت: واسرشته‌سازی اولیه ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴ دقیقه، ۳۰ چرخه واکنش (در شرایط ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه، دمای اتصال هر آغازگر به مدت ۳۰ ثانیه و ۷۲ درجه سلسیوس ۳۰ ثانیه) و بسط نهایی ۷۲ درجه سلسیوس به مدت ۵ دقیقه انجام شد. اجزا و غلظت نهایی واکنش‌گرهای مورد استفاده در واکنش‌های زنجیره‌ای پلی‌مراز در جدول ۳ آورده شده است.

الکتروفورز و تجزیه داده‌ها: محصولات واکنش‌های زنجیره‌ای پلی‌مراز بر روی ژل پلی‌اکریلامید واسرشته‌ساز

جدول ۲- نام، توالی و دمای اتصال آغازگرهای مورد استفاده برای تشخیص نمونه‌های برگ کد شده ارسال شده برای تشخیص رقم

Table 2. Name, sequence and annealing temperature of primers used for cultivar identification in coded date palm leaf samples

نام آغازگر Primer name	توالی آغازگر (5'-3') Primer sequences (5'-3')	دمای اتصال (°C) Annealing temperature (°C)
mPdCIR025	F: GCACGAGAAGGCTTATAG R: CCCCTCATTAGGATTCTA	55.2 55.2
mPdCIR057	F: AAGCAGCAGCCCTTCCGTAG R: GTTCTCACTCGCCAAAAATA	62.5 60.3
mPdCIR070	F: CAAGACCCAAGGCTAAC R: GGAGGTGGCTTTGTAGTA	52.4 55.2
PDAG1003	F: GACTGGGAATATAAAGCGATGTC R: CCATCTCCCCTAACTCTCCTC	61.1 63.3
DP175	F: ACACACACACACACACACC R: GTGGCTTCTTTTGGCTGCTGTC	61.3 58.4
KSU-PDL4	F: CCACATAAGGAAAAATGATGC R: TGCATCACTCTGGGTATAAAT	53.5 55.5
DP152	F: ACGAGTTTTTGGGAGAGCAA R: GCAAGTTGCCAACATTCTTGT	56.4 57.4
MPA6	F: ACAAACGGCGATGGGATTAC R: CCGCAGCTCACCTTCTAT	55 55

جدول ۳- اجزا و غلظت نهایی واکنش‌گرهای مورد استفاده برای واکنش‌های زنجیره‌ای پلی‌مراز

Table 3- Components and their final concentration in polymerase chain reactions

ماده Material	مقدار Quantity	غلظت نهایی Final concentration
2X PCR master mix	7.5 µL	1X
Forward primer	0.4 µL	0.2 pmol
Reverse primer	0.4 µL	0.2 pmol
DNA	2 µL	7.5 ng/µL
H <sub>2</sub> O	4.7	-

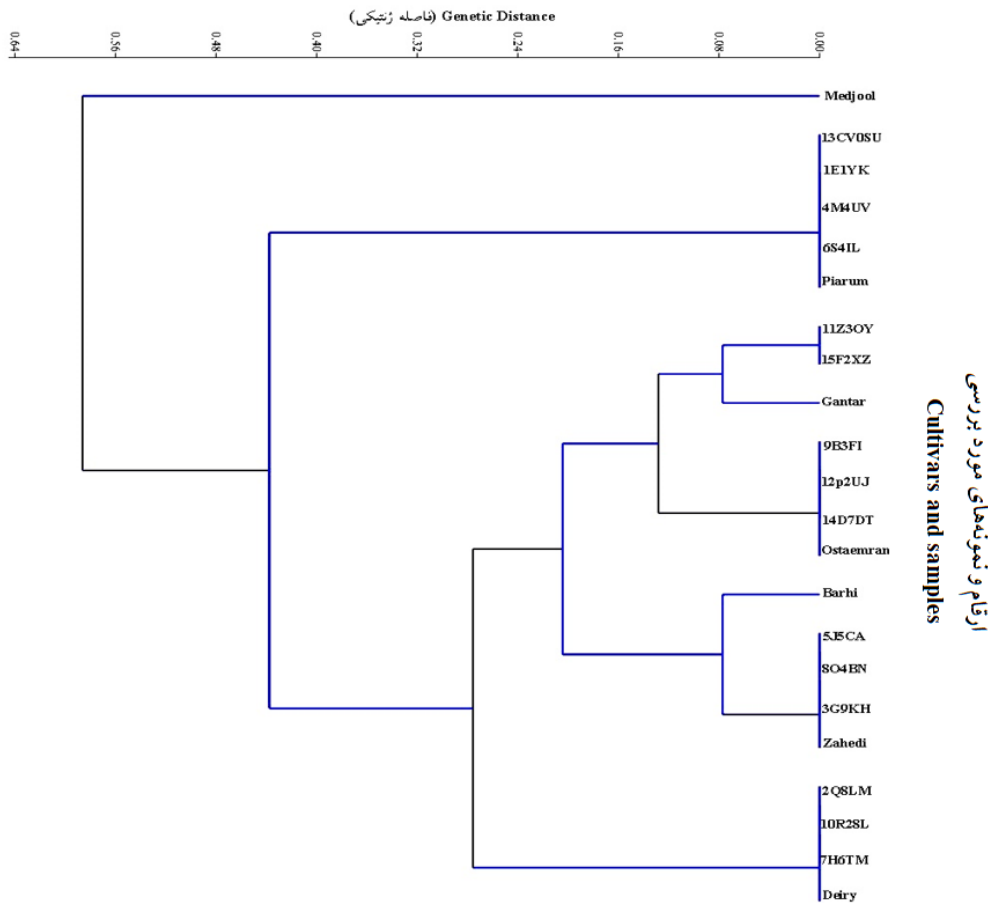
## نتایج و بحث

تولید کننده اعلام و نتایج نشان داد که ترکیب نشانگرهای مورد استفاده به‌خوبی قادر به تشخیص رقم نمونه‌های مورد سوال (۱۵ نمونه) بودند. نتیجه اعلام نام رقم نمونه‌های 11Z3OY و 15F2XZ نشان داد که این کدها به‌ترتیب مربوط به نر غنمی سبز و نر غنمی قرمز بودند و با توجه به اینکه این ارقام جزء ارقام مورد مطالعه (که به‌عنوان شاهد در الکتروفورز استفاده شدند) نبودند تعیین رقم آنها امکان‌پذیر نبود و چهار لکوس مورد استفاده قادر به تفکیک این دور رقم از یکدیگر نبودند. در مرحله بعد برای تفکیک ارقام غنمی سبز و قرمز از یکدیگر از آغازگرهای DP175، PDL4، DP152 و MPA6 استفاده شد و محصولات PCR بر روی ژل پلی‌اکریلامید غیر واسرشت‌ساز مورد مقایسه قرار گرفت. نتایج نشان داد که آغازگرهای PDL4، DP152 و MPA6 قادر به تفکیک ارقام غنمی سبز و قرمز نبودند.

نتایج مربوط به آغازگر DP175 نشان داد که نمونه 11Z3OY مربوط به غنمی سبز و نمونه 15F2XZ مربوط به غنمی قرمز بود (شکل ۴). شاتا و همکاران (Shatha et al., 2014) با استفاده از نشانگرهای RAPD پنج رقم خرماي عراقی را انگشت‌نگاری

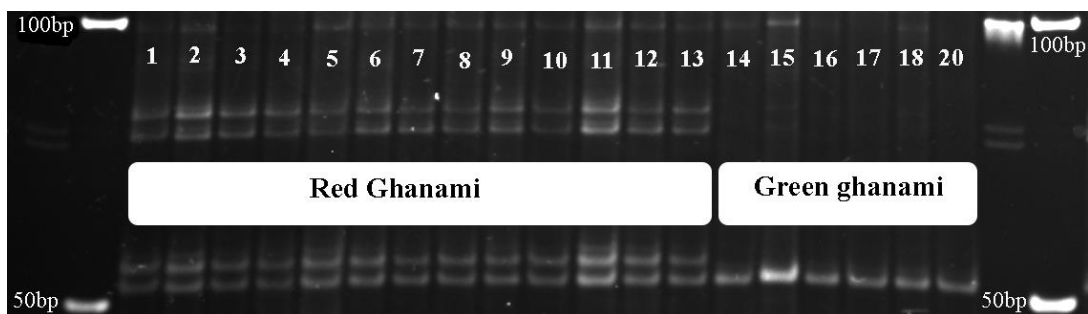
نتایج نشان داد که چهار لکوس mPdCIR025، mPdCIR057، PDAG1003 و mPdCIR070 قادر به آشکار کردن تنوع موجود میان ارقام بودند. الکتروفورز محصولات واکنش‌های زنجیره‌ای پلی‌مراز مربوط به DNAهای نمونه‌های حاصل از ریزازدیادی (نمونه‌های ۱ تا ۱۵ از سمت چپ تصویر) و ارقام مورد مطالعه (چاهک‌های ۱۶ تا ۲۲) و چهار لکوس mPdCIR025، mPdCIR057، mPdCIR070 و PDAG1003 بر روی ژل پلی‌اکریلامید واسرشت‌ساز در شکل ۲ نشان داده شده است. دندروگرام حاصل از داده‌ها (شکل ۳) نشان داد که نمونه‌های 13V0SU، 6S4IL، 1E1YK، 4M5UV، 9B3FI و 14D7dT، 12P2UJ، 8O4BN، 5J5CA و 3G9KH مربوط به رقم زاهدی، نمونه‌های 7H6TM و 10R28L، 2Q8LM مربوط به رقم دیری بودند (شکل ۲). نتایج نشان داد که الگوی بانندی دو نمونه 11Z3OY و 15F2XZ با ارقام شاهد هم‌خوانی نداشت (شکل ۲). سپس جهت اطمینان از صحت نتایج مربوط به تعیین رقم نمونه‌های کد شده، نام رقم مربوط به هر کد از شرکت





شکل ۳- دندروگرام ترسیم شده بر اساس داده‌های آغازگرهای ریزماهواره mPdCIR070، mPdCIR057، mPdCIR025 و PDAG1003 با استفاده از ماتریس تشابه اقلیدسی و الگوریتم Paired Group. کدهای موجود در دندروگرام مربوط به نمونه‌های گیاهی معرفی شده در جدول ۱ هستند

Figure 3. Depicted dendrogram based on mPdCIR025، mPdCIR057، mPdCIR070 and PDAG1003 primers data using Euclidean similarity matrix and Paired Group algorithm. Codes which are combination of English numbers and characters represent query samples based on Table 1

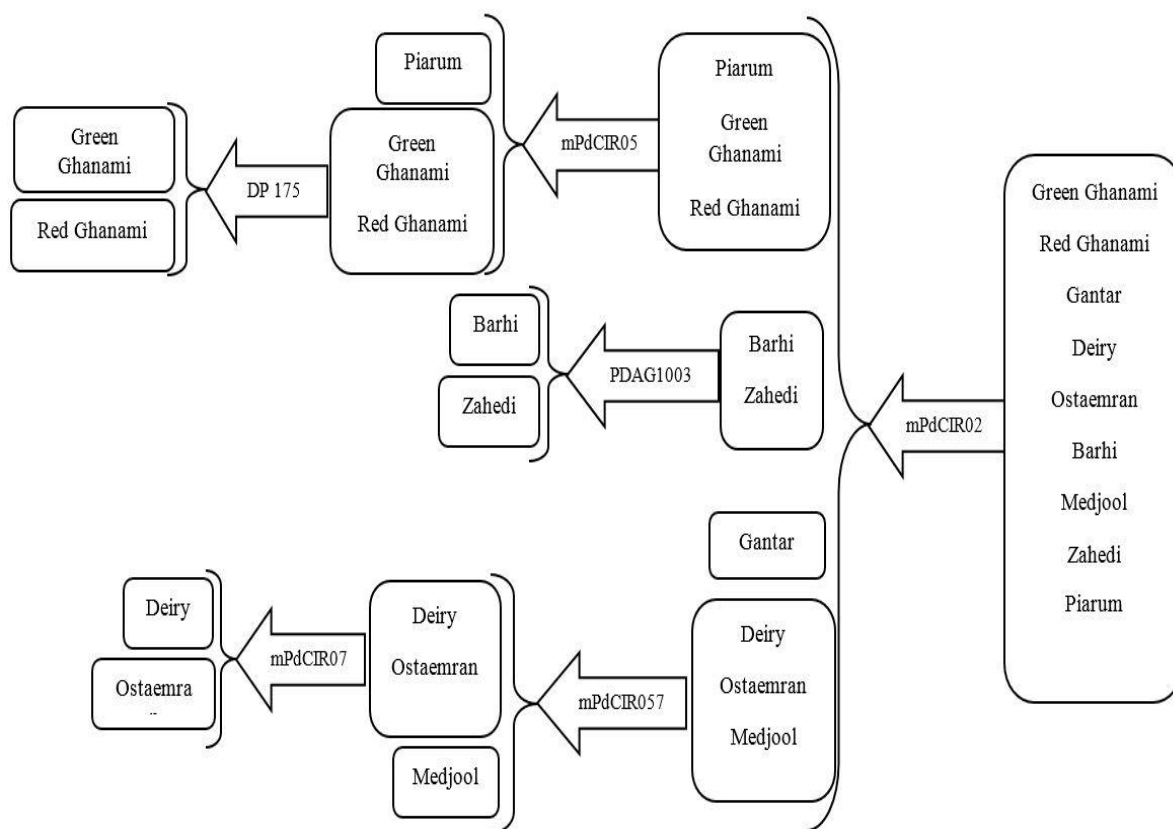


شکل ۴- مقایسه الگوی بانندی حاصل از آغازگر dp175 بر روی نمونه‌های غنمی قرمز شاهد (شماره ۱ تا ۱۳) و غنمی سبز شاهد (شماره ۱۴ تا ۲۰)

Figure 4. Comparison of banding pattern of dP175 primer in Red Ghanami (1 to 13) and Green Ghanami (14 to 20).

دو چاهک از سمت راست و چپ مربوط به نشانگر اندازه ۵۰ و ۱۰۰ جفت‌بازی است

2 Lane from right and left: size marker 50 bp and 100 bp



شکل ۵- دیاگرام تفکیک ارقام غنمی سبز، غنمی قرمز، گنطار، دیری، استعمران، برحی، مجول، زاهدی و پیارم با استفاده از آغازگرهای ریزماهوره mPdCIR025, mPdCIR057, mPdCIR070, PDAG1003 و DP175

Figure 5. Cultivar identification diagram depicted based on distinction of date palm cultivars including Green Ghanami, Red Ghanami, Gantar, Deiry, Ostaemran, Barhi, Medjool, Zahedi and Piarum by mPdCIR025, mPdCIR057, mPdCIR070, PDAG1003 and DP175








در این مطالعه نیز نشان داد که رقم مجول تفاوت ژنتیکی بیشتری با سایر ارقام داشت به طوری که این رقم به صورت جداگانه در یک گروه و مابقی ارقام در گروه دیگر قرار گرفتند (شکل ۳). با توجه به اهمیت تعیین اصالت ژنتیکی گیاهچه‌های خرما حاصل از ریزازدیادی و لزوم یکسان بودن زمینه ژنتیکی گیاهچه‌های تکثیر شده با پاجوش مادری مورد استفاده جهت استحصال ریزنمونه، بهینه‌سازی استفاده از نشانگرهای مولکولی برای شناسایی و تفکیک ارقام خرما رایج در فرآیند ریزازدیادی ضروری به نظر می‌رسد. هرچند شاید استفاده از نشانگرها (به دلیل تعداد محدود) قادر به تشخیص تنوع سوماکلونال نباشد ولی به خوبی می‌توان از آنها برای تشخیص رقم استفاده کرد.

نتایج حاصل از تهیه بارکد اختصاصی برای هر رقم (جدول ۴) نشان داد که آلل شماره c1 در مورد رقم پیارم و آلل d3 در مورد رقم مجول اختصاصی بودند. بنابراین از این آلل‌ها می‌توان به عنوان کلید اختصاصی شناسایی این دو رقم یاد کرد. به طور مشابه در تحقیقی که توسط مردی و همکاران (Mardi et al., 2010) انجام شد، برخی از آغازگرهای مورد استفاده توانستند در ارقام مورد مطالعه باندهای چند شکل اختصاصی تولید کنند. الرقیشی و همکاران (Al-Ruqaishi et al., 2008) از نشانگرهای ریزماهوره برای بررسی روابط ژنتیکی و تشخیص رقم در خرما استفاده کردند. آن‌ها در مطالعه خود ۱۴ رقم عمانی، ۵ رقم بحرینی، یک رقم عراقی و یک رقم مراکشی را بررسی کردند و نتایج آن‌ها نشان داد که رقم مراکشی Medjool فاصله ژنتیکی زیادی از بقیه ارقام داشت. به طور مشابه دندروگرام ترسیم شده



جدول ۴- اندازه آلل و بارکدهای اختصاص یافته به ارقام غنامی، گنطار، دیری، استعمران، برحی، مجول، زاهدی و پیارم بر اساس داده‌های حاصل از نشانگرهای mPdCIR070، mPdCIR057، mPdCIR025 و PDAG1003

Table 4. Assigned allele sizes and barcodes to the date palm cultivars including Ghanami, Gantar, Deiry, Ostaemran, Barhi, Medjool, Zahedi and Piarum based on scored data of mPdCIR0, mPdCIR057, mPdCIR070 and PDAG1003

نام آغازگر Primer name	mPdCIR025				mPdCIR057			mPdCIR070			PDAG1003			Barcode
نام آلل Allele name	a1	a2	a3	a4	b1	b2	b3	c1	c2	c3	d1	d2	d3	
اندازه آلل (جفت باز) Allele size(bp)	265	260	240	225	328	315	300	235	228	218	247	240	230	
غنامی Ghanami	0	2	3	0	0	2	3	0	2	0	0	2	0	
گنطار Gantar	0	0	3	0	0	2	3	0	2	0	0	2	0	
دیری Deiry	0	0	3	4	0	2	3	0	0	3	0	2	0	
استعمران Ostaemran	0	0	3	4	0	2	3	0	2	0	0	2	0	
برحی Barhi	1	0	3	0	0	2	3	0	2	0	0	2	0	
مجول Medjool	0	0	3	4	1	0	0	0	0	3	1	0	3	
زاهدی Zahedi	1	0	3	0	0	2	3	0	2	0	1	2	0	
پیارم Piarum	0	2	3	0	1	2	3	1	0	3	0	2	0	

خرما شامل غنامی سبز، غنامی قرمز، گنطار، دیری، استعمران، برحی، مجول، زاهدی و پیارم را از یکدیگر تفکیک کنند. دو رقم پیارم و مجول (که از ارقام مرغوب خرما محسوب می‌شوند) دارای آلل‌های مخصوص به خود بودند که می‌توان از آن‌ها به‌عنوان کلید اختصاصی شناسایی این ارقام استفاده کرد. با ترسیم دیاگرام تفکیک ارقام و قابلیت رجوع به داده‌ها می‌توان در آینده از نتایج این مطالعه برای تفکیک ارقام مذکور استفاده کرد.

بنابراین در این مطالعه از نشانگرهای ریزماهواره به‌دلیل تکرارپذیری بالای نتایج و چندشکلی بالا برای انگشت‌نگاری و تشخیص ارقام استفاده شد. نتایج نشان داد که در صورت دسترسی به ارقام اصیل مورد اطمینان و پاجوش‌های مادری مورد استفاده برای ریزازدیادی خرما، می‌توان از نشانگرهای ریزماهواره جهت تشخیص رقم استفاده کرد. بر اساس نتایج حاصله، پنج آغازگر mPdCIR025، mPdCIR057، mPdCIR070، PDAG1003 و DP175 توانستند ۹ رقم

## References

- Abd-Alla, M.M.** (2010). Genetic stability on *Phoenix dactylifera* var. Karama produced *in vitro*. *New York Science Journal*, **3**: 70-75.
- Ahmed, T.A., Alsamarrae Zaidan, S.A. and Elmeer, K.** (2012). Inter-simple sequence repeat (ISSR) Analysis of soma clonal variation in date palm plantlets regenerated from callus. *2<sup>nd</sup> International Conference on Environment and Industrial Innovation*, Hong Kong.
- Al-Ameri, A.A., Al-Qurainy, F., Gaafar, A.R.Z., Khan, S. and Nadeem, M.** (2016). Molecular Identification of sex in *Phoenix dactylifera* using inter simple sequence repeat markers. *BioMed Research International*, **1**: 1-5.
- Al-Faifi, S.A., Migdadi, H.M., Algamdi, S.S., Khan, M.A., Ammar, M.H., Al-Obeed, R.S. and Jakse, J.** (2016). Development, characterization and use of genomic SSR markers for assessment of genetic diversity in some Saudi date palm (*Phoenix dactylifera* L.) cultivars. *Electronic Journal of Biotechnology*, **21**: 18-25.
- Ali, T.A., Jasim, A.M. and Jubrail, J.M.** (2006). The use of RAPDs for the detection of genetic stability of regenerated plantlets of Barhee palm in Iraq. *3<sup>rd</sup> International Date Palm Conference*, Abu Dhabi, United Arab Emirates.
- Al-Khalifah, N.S.** (2006). Micro propagation and DNA fingerprinting of date palm trees of Saudi Arabia. *Association of Agricultural Research Institutions in the Near East and North Africa*, Amman, Jordan.
- Al-Ruqaishi, I.A., Davey, M., Alderson, P. and Mayes, S.** (2008). Genetic relationships and genotype tracing in date palms (*Phoenix dactylifera* L.) in Oman, based on microsatellite markers. *Plant Genetic Resources*, **6(1)**: 70-72.
- Bader, S.M., Baum, M., Khierallah, H.S. and Choumane, W.** (2007). The Use of RAPDs technique for the detection of genetic stability of date palm plantlets derived from *In Vitro* culture of Inflorescence. *Education*, **4**: 151-159.
- Elmeer, K. and Mattat, I.** (2015). Genetic diversity of Qatari date palm using SSR markers. *Genetics and Molecular Research*, **14(1)**: 1624-1635.
- Elmeer, K., Sarwath, H., Malek, J., Baum, M. and Hamwiah, A.** (2011). New microsatellite markers for assessment of genetic diversity in date palm (*Phoenix dactylifera* L.). *Biotechnology*, **1(2)**: 91-97.
- Gheitarani, B., Erfani-Moghadam, J. and Fazeli, A.** (2020). Evaluation of genetic diversity among some common fig using RAPD and ISSR molecular markers. *Plant Genetic Researches*, **6(2)**: 43-54 (In Persian).
- Khierallah, H.S.M.** (2015). *Applications of Molecular Markers in Date Palm Genome Analysis and Breeding*. Research Signpost, Kerala, IND.
- Khierallah, H.S.M., Bader, S.M., Baum, M. and Choumane, W.** (2008). Assessment of AFLP variations in date palm *in vitro* plantlets derived from inflorescence explant. *The 4<sup>th</sup> Symposium Date Palm*, Abu Dhabi, United Arab Emirates.
- Khierallah, H.S., Bader, S.M., Hamwiah, A. and Baum, M.** (2017). Date palm genetic diversity analysis using microsatellite polymorphism. *Methods in Molecular Biology*, **1638**: 113-124
- Korir, N.K., Han, J., Shangguan, L., Wang, C., Kayesh, E., Zhang, Y. and Fang, J.** (2013). Plant variety and cultivar identification: advances and prospects. *Critical Reviews in Biotechnology*, **33(2)**: 111-125.
- Mardi, M., Torahi, A. and Kavand, A.R.** (2010). *Application of Microsatellite Markers for Identification and Registration of Date Palm Cultivars. (Final Report)*. Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO), Karaj, IR (In Persian).
- MirMohammadi Maibody, S.A.M. and Golkar, P.** (2019). Application of DNA molecular markers in plant breeding. *Plant Genetic Researches*, **6(1)**:1-30 (In Persian).
- Saghai-Marouf, M.A., Soliman, K.M., Jorgensen, R.A. and Allard R.W.** (1984). Ribosomal DNA spacer-length polymorphism in barley: Mendelian inheritance, chromosomal location, and population dynamics. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*. **81**: 8014-8019.

- Saker, M.M., Bekheet, S.A., Taha, H.S., Fahmy, A.S. and Moursy, H.A.** (2000). Detection of somaclonal variations in tissue culture-derived date palm plants using isozyme analysis and RAPD fingerprints. *Biologia Plantarum*, **43(3)**: 347-351.
- Shatha, A.Y., Lina, A.H. and Tagreed, A.A.J.** (2014). DNA fingerprinting of some Iraqi date palm (*Phoenix dactylifera* L.) cultivars. *The 5<sup>th</sup> International Date Palm Conference*, United Arab Emirates.
- Zaid, A. and De Wet, P.F.** (2002). Date palm propagation. In: Zaid, A., Eds., *Date Palm Cultivation*. pp: 73-105. *Food and Agriculture Organization of the United Nations*, Rome, IT.

## Application of SSR Markers for Genetic Segregation of Some Commercial Date Palm Cultivars

Mahdi Rezaei<sup>1,\*</sup> and Abdoreza Kavand<sup>2</sup>

1- Assistant Professor, Seed and Plant Certification and Registration Institute, Agricultural Research Education and Extension Organization (AREEO), Karaj, Iran

2- Ph.D., Seed and Plant Certification and Registration Institute, Agricultural Research Education and Extension Organization (AREEO), Karaj, Iran

(Received: January 7, 2020 – Accepted: November 7, 2020)

### Abstract

Cultivar identification in micro-propagated date palm seedlings is laborious so that application of molecular markers to facilitate and acceleration of the procedure seems inevitable. Given the need for control the originality of micro-propagated date palm seedlings, the aim of this study was evaluation of SSR markers usability to cultivar identification in micro-propagated date palm seedlings. Original samples of Green Ghanami, Red Ghanami, Gantar, Deiry, Ostaemran, Barhi, Medjool, Zahedi and Piarum cultivars were used control. Taking into account the rigidity of leaves and subsequently high consumption of liquid nitrogen to powder leaves, an efficient method for powdering of leaves using Tissue Lyser II instrument was optimized. Eight SSR primer pairs were used for polymerase chain reaction. The Results showed that by using these molecular markers and reliable controls, determination of micro-propagated date palm cultivars is feasible. Clustering of cultivars showed that all of them were differentiated using five SSR primer pairs including mPdCIR025, mPdCIR057, mPdCIR070, PDAG1003 and DP175. Also, barcoding of scored band illustrated that c1 allele (230 to 240 bp) for Piarum cultivar and d3 allele (220 to 230 bp) for Medjool cultivar were exclusive. Totally to make the results referable, cultivar identification diagram was drawn up.

**Keywords:** Specific allele, Cultivar identification diagram, Micro-propagation, Molecular markers, Genetic fidelity

---

\* Corresponding Author, E-mail: meh.rezaee@areeo.ac.ir