

ردیابی ژن‌های دخیل در مسیر بیوسنتزی آنتوسیانین بر اساس الگوهای باندی هضم آنزیمی در ارقام سیب‌زمینی (*Solanum tuberosum* L.) رنگی و سفید

Detection of anthocyanin biosynthesis key genes and their restriction fragment patterns in colourful and white cultivars of *Solanum tuberosum* L.

هاله سلیمی^۱، مسعود بهار^۲، آقافخر میرلوحی^۱، مجید طالبی^{۳*}

۱- به‌ترتیب دانشجوی دکتری، استاد، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی، دانشگاه صنعتی اصفهان

۲- استاد، گروه گیاهپزشکی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه صنعتی اصفهان

۳- دانشیار، گروه بیوتکنولوژی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه صنعتی اصفهان

Salimi H¹, Bahar M², Mirlohi A¹, Talebi M^{*3}

1- PhD Student, Professor, Department of Agronomy and Plant Breeding, College of Agriculture, Isfahan University of Technology

2- Professor, Department of Plant Protection, College of Agriculture, Isfahan University of Technology

3- Associate Professor, Department of Biotechnology, College of Agriculture, Isfahan University of Technology

* نویسنده مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: mtalebi@cc.iut.ac.ir

(تاریخ دریافت: ۹۵/۳/۱۰ - تاریخ پذیرش: ۹۶/۲/۳۱)

چکیده

با توجه به فواید مصرف مواد گیاهی حاوی آنتوسیانین بالا و تاثیر آن بر سلامتی افراد، تولید و مصرف سیب‌زمینی‌های با غده رنگی غنی از آنتوسیانین، در سال‌های اخیر اهمیت زیادی پیدا کرده است. به‌دلیل اینکه درک روابط آلل‌های غالب و مغلوب ژن‌های *R*، *P* و *D* برای تعیین عملکرد غده‌های سرشار از آنتوسیانین ضروری است، در مطالعه حاضر، آرایش ژن‌های آنتوسیانین ۱۷ ژنوتیپ سیب‌زمینی دارای رنگ پوست متفاوت، با استفاده از روش تکثیر نواحی ژنی *R*، *P* و *D* در این ارقام با جفت آغازگرهای اختصاصی و برش آنزیمی محصولات PCR بررسی شد. نتایج نشان داد که آلل عملکردی *P* در ارقام بنفش غالب است و ارقام سفید و قرمز آلل غیرعملکردی *p* را دارند. با وجود اینکه ارقام سفید دارای آلل مغلوب *r* تشخیص داده شدند، ارقام قرمز و بنفش واجد هر دو آلل غالب *R* و مغلوب *r* بودند که نشان داد ارقام رنگی تتراپلوئید استفاده شده هتروزایگوت بوده، ولی ژنوتیپ آن‌ها مشخص نیست. در پژوهش حاضر، بر اساس الگوی هضم آنزیمی، هیچکدام از سیب‌زمینی‌های سفید مورد آزمایش دارای آلل غالب *D* نبودند، ولی ارقام رنگی حالت هتروزایگوت با ترکیب نامشخصی از دو آلل *Dd* را داشتند. مکان ژنی *D* در سیب‌زمینی برای تنظیم ژن‌های کلیدی *R* و *P* در تولید آنتوسیانین و تظاهر آن در بافت غده ضروری است و به همین دلیل، با وجود حضور دو ژن کلیدی *R* و *P* به‌صورت غالب در ارقام سفید، در غیاب آلل غالب ژن *D* غده‌های رنگی تولید نمی‌شود. به‌رغم آنکه، روش تعیین الگوی هضم آنزیمی مکان‌های ژنی ارقام سیب‌زمینی، برای تکمیل نتایج ارقام رنگی از ارقام سفید سیب‌زمینی حاوی آلل‌های مغلوب *p* و *r* مناسب تشخیص داده شد، در پژوهش حاضر به‌دلیل تاثیر مستقیم لوکوس *D* در بیان ژن‌های *P* و *R*، تعیین غالبیت آلل *D* در این ارقام ضروری می‌باشد.

واژه‌های کلیدی

آنتوسیانین

آنزیم‌های برشی

سیب‌زمینی (*Solanum tuberosum* L.)

مکان‌های ژنی *R*، *P* و *D*

مقدمه

سیب‌زمینی (*Solanum tuberosum* L.)¹ متعلق به خانواده Solanaceae گیاهی اتوتتراپلوئید ($2n=4x=48$) با هتروزیگوسیتی شدید است (Salaman 1910) که به دلیل محتوای بالای نشاسته، پروتئین و ویتامین، اهمیت زیادی در رژیم غذایی مردم جهان دارد. در سال‌های اخیر نیز، حضور مواد آنتی‌اکسیدان در غده ارقام جدید سیب‌زمینی و هم‌چنین سیب‌زمینی‌های با پوست رنگی قرمز و بنفش بر اهمیت تغذیه‌ای آن افزوده است (Brown 2005). باور عمومی بر این است که مصرف مواد غذایی غنی از مواد آنتی‌اکسیدانی فلاونوئیدی و کاروتنوئیدی در کاهش بیماری‌های مختلف از جمله بیماری‌های قلبی و سرطان مؤثر است (Horakova 2011) و به این لحاظ، استفاده از محصولات گیاهی سرشار از مواد فلاونوئیدی آنتوسیانینی مانند سیب‌زمینی‌های با پوست و گوشت رنگی به سلامت جامعه کمک می‌کند.

تنوع طبیعی رنگ غده سیب‌زمینی از تفاوت میزان تجمع آنتوسیانین‌ها در بافت‌های اختصاصی آن سرچشمه می‌گیرد. آنتوسیانین‌ها وسیع‌ترین زیرگروه فلاونوئیدها می‌باشند که به‌عنوان رنگدانه‌های اصلی، عامل ایجادکننده رنگ قرمز، آبی و بنفش در گیاهان هستند. آنتوسیانین‌ها تحت تاثیر تنش‌های محیطی در بافت‌های رویشی تولید می‌شوند و در حفاظت گیاه در برابر تشعشع آفتاب، جذب حشرات برای گرده‌افشانی، سیگنال‌دهی بین گیاهان و میکروب‌ها، وجود نرباروری در برخی از گونه‌ها و دفاع میزبان در مقابل عوامل میکروبی نقش دارند (Albert 2010).

عملکرد آنتوسیانین‌ها در فیزیولوژی گیاه و نقش آن‌ها در تامین سلامتی مصرف‌کنندگان باعث شده‌است که تحقیقات زیادی در رابطه با تولید آنتوسیانین در گیاهان از جمله سیب‌زمینی صورت گیرد (De Jong 1987, De Jong et al. 2003a, 2003b, 2004; Stushnoff et al. 2010). نتایج اولیه نشان داد که در سیب‌زمینی تتراپلوئید سه مکان ژنی (*Flavonoid-3',5'-hydroxylase*) *P*((*f3'5'h*))، *R* (*Dihydrofavonol 4-reductase (dfr)*) و *D* (*Developer (Myb)*) تنوع رنگ پوست غده سیب‌زمینی را کنترل می‌کنند که به‌صورت مشابه در سیب‌زمینی‌های دیپلوئید نیز

وجود دارند (Brown 2005). ژن *R* که روی کروموزوم ۲ قرار دارد، در سنتز رنگ قرمز دخالت می‌کند و ژن *P* در کروموزوم ۱۱ مسئول تولید رنگ آبی یا ارغوانی است (Tanksley et al. 1992; Van Eck et al. 1993, 1994; Zhang et al. 2009a). یافته‌ها نشان می‌دهند که مکان‌های ژنی *R* و *P* به تنهایی برای تولید رنگ قرمز و ارغوانی کافی نبوده و هر دو مکان ژنی به فعالیت ژن‌های تنظیم‌کننده بافت اختصاصی، نظیر مکان ژنی *D* (*Developer*) برای تولید آنتوسیانین در پوست غده و یا مکان ژنی *F* به‌منظور سنتز آنتوسیانین در بافت گل، وابسته می‌باشند. این مکان ژنی در سیب‌زمینی‌های دیپلوئید، *I* (*inhibitor*) نامیده می‌شود (Dodds and Long 1956). در تحقیقات بعدی و بر اساس تفرق توأم^۲، ژن *Dihydrofavonol 4-reductase (dfr)* به‌عنوان ژن ضروری در مسیر بیوسنتزی آنتوسیانین‌ها در سیب‌زمینی‌های حاوی گل و پوست غده قرمز رنگ معرفی شد که در واقع، قسمتی از همان مکان ژنی *R* است. این ارتباط ژن *dfr* با مکان ژنی *R*، زمانی مشخص شد که طی تجزیه و تحلیل ژنتیکی یک لاین دیپلوئید سیب‌زمینی هتروزیگوس در مکان ژنی *R*، معلوم شد که تمامی کلون‌های سیب‌زمینی با رنگ پوست قرمز حاوی مکان ژنی *dfr* هستند (De Jong et al. 2003a; Zhang et al. 2009b). هم‌چنین، آنزیم *F3'5'H* (*Flavonoid-3',5'-Hydroxylase*) که یکی دیگر از آنزیم‌های ضروری موجود در چرخه بیوسنتزی آنتوسیانین است، توسط آللی از ژن *Flavonoid-3',5'-hydroxylase (f3'5'h)* کد می‌شود که همان ژن *P* می‌باشد (Jung et al. 2005).

تجزیه و تحلیل مواد آنتوسیانینی موجود در غده‌های رنگی نشان داده است که آنتوسیانین موجود در غده‌های آبی یا ارغوانی از دلفینیدین (*Delphinidin*) و در غده‌های قرمز رنگ از پلارگونیدین (*Pelargonidin*) مشتق شده‌اند. محصول پروتئینی هر کدام از سه مکان ژنی *R*، *P* و *D* در یک همکاری مشترک و در چرخه بیوسنتزی آنتوسیانین منجر به تولید دلفینیدین و پلارگونیدین می‌شوند که در نهایت به تولید رنگ در غده‌ها می‌انجامد.

² Cosegregation¹ *Solanum tuberosum* L.

دیگر مثل اطلسی، بادمجان و فلفل دارد. به این دلیل، می‌توان تصور نمود که جایگاه ژنی یکسانی در تنظیم عملیات تولید آنتوسیانین در گیاهان خانواده سولاناسه ایفای نقش می‌کند (De Jong et al. 2004).

با توجه به اهمیت مصرف مواد گیاهی حاوی آنتوسیانین بالا در کمک به سلامتی افراد، تولید سیب‌زمینی‌های واجد آنتوسیانین مورد اقبال عمومی است (Sorenson, 1992; Johnson, 1995; Lachman et al. 2000; Stintzing and Carle 2004 Brown, 2005). به این لحاظ، تشخیص ارقام سیب‌زمینی دارای آلل‌های غالب سه مکان ژنی P ، R و D که تولید آنتوسیانین می‌کنند، برای کشت ضروری می‌باشد. اخیراً به‌منظور تشخیص سه مکان ژنی R و P در سیب‌زمینی‌های رنگی و سفید، روشی بر مبنای الگوی برش آنزیمی این نواحی ژنی ارائه شده‌است. در این روش، با استفاده از جفت آغازگرهای اختصاصی، نواحی خاصی از ژن‌های مورد نظر تکثیر می‌یابد که جایگاه‌های برشی خاصی با آنزیم‌های $BamHI$ ، $TaqI$ و $ClaI$ در آلل‌های غالب و ژن‌های مغلوب و جهش‌یافته دارند. تفاوت در اندازه قطعات حاصل از برش آنزیمی، تعیین‌کننده حضور آلل غالب و مغلوب ژن‌های مذکور خواهد بود (De Jong et al. 2003a; Jung et al. 2005; Jung et al. 2009).

در اصلاح ارقام سیب‌زمینی، درک روابط آلل‌های غالب و مغلوب نواحی ژنی P ، R و D برای تعیین عملکرد غده‌های سرشار از آنتوسیانین ضروری است. انتظار می‌رود ژنوتیپ‌های با آرایش ژنی I-R-P یا I-rr-P ظرفیت تولید آنتوسیانین دلفینیدین و ژنوتیپ‌های I-R-pp با تولید پلارگونیدین و ژنوتیپ‌های ii— به ترتیب رنگ آبی/ارغوانی، قرمز و سفید داشته باشند (Jung et al. 2009). از آنجایی که تعیین آرایش ژنی برای انتخاب نتاج مورد نظر از نظر تولید آنتوسیانین و رنگ غده برای تکثیر غیر جنسی بعدی اهمیت زیادی دارد، در پژوهش حاضر سعی شده با استفاده از روش الگوی برش آنزیمی، مطابقت روابط آللی جایگاه‌های ژنی P ، R و D در ارقام سفید و رنگی با محتوای آنتوسیانینی مختلف مورد بررسی قرار گیرد.

بنابراین، می‌توان نتیجه گرفت برای تولید رنگ قرمز یا بنفش در غده‌های ارقام مختلف سیب‌زمینی حضور و بیان هر سه مکان ژنی ذکر شده ضروری است (Dodds and Long 1956). علاوه بر ژن‌های ساختاری مسیر بیوستیزی آنتوسیانین، نقش فاکتورهای رونویسی در تنظیم بیان این ژن‌ها اهمیت زیادی دارد. این فاکتورها، تنظیم رونویسی ژن‌های ساختاری در جهت افزایش یا کاهش ژن‌های دخیل در این مسیر بیوستیزی را به عهده دارند و این که چه نوع فلاونوئیدی در نهایت در اندام یا بافت خاصی تولید شود، به‌وسیله این روابط متقابل پروتئینی تعیین می‌شود. هرکدام از ژن‌های تنظیمی درگیر در این مسیر بیوستیزی تحت تأثیر شرایط محیطی متفاوت قرار گرفته و در نتیجه بیان متفاوتی نیز در بافت خاص نشان می‌دهند (Quattrocchio et al. 1998, Petroni and Tonelli 2011; Albert et al. 2010; 1999). یکی از این فاکتورهای رونویسی مهم MYB^1 می‌باشد که توسط ناحیه‌ای از مکان ژنی D ساخته می‌شود. بیان فاکتور رونویسی MYB به عنوان بخشی از مکان ژنی D ، منجر به تجمع آنتوسیانین در تمامی بافت‌های سیب‌زمینی غیر از گوشت غده (flesh) می‌شود. به منظور افزایش بیان این فاکتور، جایگزینی یک پروموتور (تقویت‌کننده) قوی به نام $ubi7$ یا پروموتور $Gbss$ می‌تواند تولید آنتوسیانین را در بافت‌های آوند آبکش و پریدرم سیب‌زمینی افزایش دهد (Rommens et al. 2008). فرایند ژنتیکی تولید آنتوسیانین در گوجه‌فرنگی نیز شرایط مشابهی دارد و دخالت ژن R روی کروموزوم ۲، ژن $Flavonoid-3',5'-hydroxylase$ (dfr) با مکان R روی کروموزوم ۱۱ و ژن $an2$ (فاکتور رونویسی $R2R3$ MYB) با مکان ژنی I/D روی کروموزوم ۱۰ در سنتز آنتوسیانین گوجه‌فرنگی معلوم شده‌است (De Jong et al. 2004). بنابراین، تولید رنگدانه قرمز یا بنفش در گیاهان ارتباط مستقیمی با حضور این سه ژن کلیدی در مسیر بیوستیزی آنتوسیانین دارد. نکته قابل توجه این است که فاکتور رونویسی MYB $R2R3$ که نقش آن در تنظیم ژن‌های ساختاری تولید آنتوسیانین سیب‌زمینی و گوجه‌فرنگی مشخص شده‌است (Jung et al. 2009)، همپوشانی قابل توجهی با ژن‌های تنظیم‌کننده تولید آنتوسیانین در گیاهان

¹ myeloblastosis

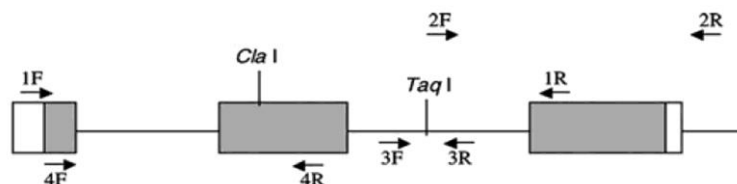
مواد و روش‌ها

شد. آزمایشات بهینه‌سازی واکنش PCR، تحت شرایط دمایی پنج درجه سلسیوس بالاتر و پایین‌تر از T_m جفت آغازگرهای مورد استفاده، انجام گرفت تا بهترین شرایط تکثیر به دست آید. مخلوط واکنش PCR شامل ۲۰ نانوگرم DNA الگو، ۱۰ پیکومول آغازگر پیشرو و پسرو، یک واحد آنزیم *Taq DNA polymerase*، نه میکرولیتر از محلول 2X Master mix (شرکت Ampliqon دانمارک)، بود و برنامه زمانی تکثیر به صورت یک چرخه سه دقیقه‌ای برای واسرشت اولیه در دمای 95°C ، ۳۵ چرخه به مدت یک دقیقه برای هر کدام از واکنش‌های واسرشت در دمای 94°C ، اتصال بسته به جفت آغازگر استفاده و بسط در دمای 72°C در نظر گرفته شد.

در این بررسی، هفده رقم سیب‌زمینی با رنگ‌های متفاوت مورد استفاده قرار گرفت که غده آن‌ها از کشورهای هلند، آمریکا و کانادا جمع‌آوری شده بود (جدول ۱). غده‌ها در گلخانه کشت شده و پس از رشد تا مرحله گلدهی، از برگ آن‌ها استخراج DNA صورت گرفت. استخراج DNA از برگ‌های جوان هر رقم سیب‌زمینی به روش CTAB انجام گرفت. برای این منظور، یک گرم برگ در هاون چینی استریل با نیتروژن مایع پودر شده و پس از انتقال به لوله اپندورف، به نمونه مزبور ۸۰۰ میکرولیتر CTAB ۲٪ و ۲۰۰ میکرولیتر بتا-مرکاپتواتانول اضافه شد و لوله‌ها به مدت ۴۵ دقیقه در دمای 65°C در بن‌ماری قرار گرفتند. سپس به هر لوله ۴۰۰ میکرولیتر محلول کلروفرم-ایزوامیل الکل (۱:۲۴) اضافه شد و به مدت ۱۵ دقیقه با 2059.0g سانتیفیوژ شد. مایع رویی هر نمونه با احتیاط به لوله جدید انتقال یافت و به اندازه حجم اولیه کلروفرم-ایزوامیل الکل به هر کدام اضافه شد. پس از سانتیفیوژ به مدت ۱۵ دقیقه با 2059.0g ، فاز رویی جدا و در یک لوله جدید به نسبت ۳:۱ با ایزوپروپانول مخلوط شد و به مدت ۲۰ دقیقه در دمای 20°C قرار گرفت. نمونه‌ها به مدت ۱۵ دقیقه با 2059.0g سانتیفیوژ شدند و پس از حذف مایع رویی، رسوب DNA دو بار با الکل ۷۰ درصد شستشو داده شد. رسوب DNA در محیط آزمایشگاه خشک شده و سپس به هر کدام از نمونه‌ها ۳۰ میکرولیتر آب مقطر استریل اضافه شد. برای بررسی کیفیت و اندازه‌گیری کمیت DNA استخراج شده غلظت DNA استخراج شده با غلظت استاندارد نشانگر III (DNA فاژ لامبدا برش‌یافته با دو آنزیم *HindIII* و *EcoRI*) با الکتروفورز روی ژل آگارز مقایسه

جدول ۱- ارقام سیب‌زمینی مورد بررسی در این پژوهش

نام کشور مبدا	رنگ پوست	نام رقم
هلند	قرمز	Amorosa
هلند	صورتی	BildStar
هلند	سفید	Charlotte
هلند	صورتی	Desiree
هلند	سفید	Frísia
هلند	سفید	Multa
هلند	سفید	Muza
هلند	سفید چشم بنفش	Picasso
هلند	قرمز	Red Roseval
هلند	صورتی	Roseval
هلند	سفید	Maltaje
کانادا	سفید	Gold Doree
کانادا	سفید	Robin
کانادا	صورتی	Red Robin
آمریکا	بنفش	Purple Majesty
آمریکا	قرمز	Purple Pelisse
ایران	سفید	Istanbuli



شکل ۱- محل اتصال جفت آغازگر اختصاصی Stan2Clal-F / Stan2Clal-R در مکان ژنی Stan2 (D).

اگره‌های دارای ساختار عملکردی ۱ (R2)، ۲ (R3 MYB) و نیز ۳ به صورت جعبه هاشور زده و اینترون بین آن‌ها با خطوط افقی مشخص شده‌است. پیکان‌ها نشان‌دهنده محل اتصال جفت آغازگرهای Stan2Clal-F / Stan2Clal-R می‌باشند. موقعیت مکان برشی آنزیم *ClaI* نیز بین دو ساختار عملکردی ژن نشان داده شده‌است.

با آنزیم *ClaI*، 37°C و برای مکان ژنی P1 با آنزیم برشی *TaqI*، 65°C بود. پس از اتمام واکنش هضم آنزیمی، الگوی قطعات حاصل از برش آنزیمی روی ژل آگارز ۱/۲ درصد با بافر TBE بررسی شد.

نتایج و بحث

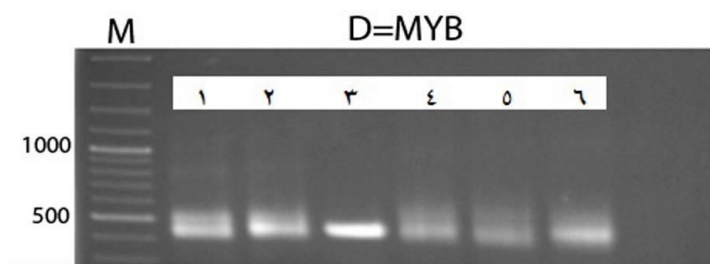
با استفاده از جفت آغازگر اختصاصی *stan2-ClaI* (جدول ۲)، ناحیه مورد انتظار ۴۰۰ نوکلئوتیدی شامل قسمتی از اینترون حد واسطه آگزون‌های ۲ و ۳ و بخشی از آگزون ۳، به‌طور یکسان در ارقام مختلف سیب‌زمینی رنگی و سفید، تکثیر شد (شکل ۲). برش آنزیمی این محصولات PCR با *ClaI* منجر به تولید سه باند ($400>$ ، $200>$ و $100>$) جفت‌بازی در ارقام رنگی (بنفش یا قرمز) شد، در حالی که در ارقام سیب‌زمینی با غده‌های سفید باند $400>$ جفت‌بازی تکثیر نشد و تنها دو باند $200>$ و $100>$ پس از هضم آنزیمی روی ژل آگارز مشاهده شد (شکل ۳).

برنامه شامل یک چرخه بسط نهایی در دمای 72°C به مدت ۱۰ دقیقه بود. به‌منظور تایید تکثیر قطعات مورد نظر در واکنش PCR از ژل آگارز ۱/۲ درصد و بافر TBE استفاده شد. پس از تعیین دمای بهینه برای هر جفت آغازگر (جدول ۲)، تکثیر قطعات DNA هدف در هر رقم با واکنش و برنامه PCR مشابه با روش بهینه‌سازی انجام گرفت.

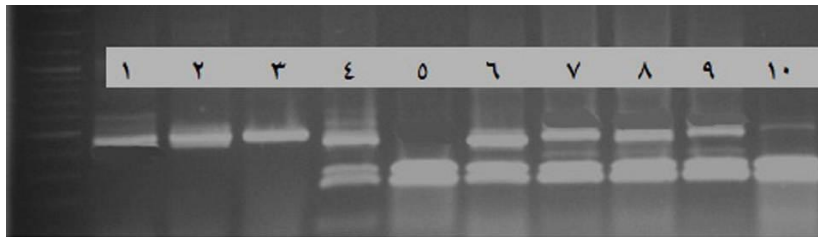
برای تشخیص الگوی باندهای نمونه‌های سیب‌زمینی رنگی و سفید، از برش آنزیمی قطعات DNA تکثیر شده مکان‌های ژنی R، P1، P2 و D هر رقم توسط آنزیم‌های *BamHI*، *TaqI* و *ClaI* استفاده شد. به این منظور، مخلوط واکنش هضم آنزیمی شامل ۱۰ میکرولیتر فرآورده PCR، ۱۷ میکرولیتر آب عاری از آنزیم نوکلئاز، دو میکرولیتر آنزیم برشی مورد نظر با غلظت یک واحد در میکرولیتر و دو میکرولیتر از بافر آنزیم با غلظت $10\times$ تهیه شد و واکنش به مدت سه ساعت در دمای مناسب قرار گرفت. دمای مناسب برای هضم مکان ژنی R با *BamHI* و مکان ژنی D و P2

جدول ۲- مشخصات جفت آغازگرهای مورد استفاده در این پژوهش

منبع	طول فرآورده PCR (bp)	مکان ژنی	دمای اتصال جفت آغازگر	توالی جفت آغازگر	نام آغازگر
(Jung et al. 2009)	۴۴۱	D	۵۷	5'GTGATTATGTCATCCAAAAGTTTATAG 5'GAATTTCTGAGGTTGAGGTCCTA	<i>Stan2ClaI</i> -F <i>Stan2ClaI</i> -R
(Jung et al. 2005)	>1000	P	۵۷/۴ ۵۲/۸	5'GTTGTTGTCYCTACCCCTAAT 5'AACTTTTTCATCCCTTTTCAA	<i>P2ClaI</i> -F <i>P2ClaI</i> -R
(Jung et al. 2005)	<400	P	۶۰/۱ ۵۹/۸	5'ATGAACGTGTGCAAAAAGAAAACCTC 5'AATTTATAGTACTTTTCGTATAGTTTTTGA	<i>P1TaqI</i> -F <i>P1TaqI</i> -R
(De Jong et al. 2009)	>500	R	۶۰/۵ ۵۸/۴	5'GGCTCTTGGCTTGTCATGAG 5'ARCAITCCCCTGACTGTTGG	<i>RBamHI</i> -F <i>RBamHI</i> -R

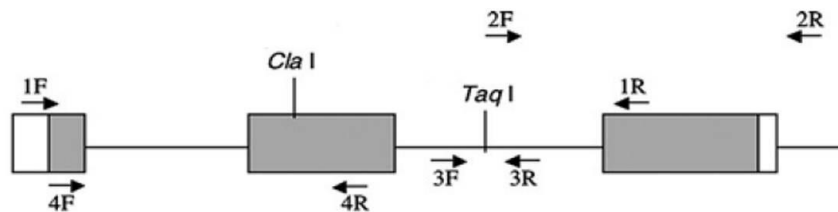


شکل ۲- نتایج تکثیر اختصاصی مکان ژنی D در ارقام سیب‌زمینی. ۱. Red Robin، ۲. Desiree، ۳. Bildstar، ۴. Roseval، ۵. Red Roseval، ۶. Istanbuli



شکل ۳- نتایج هضم آنزیمی با *ClaI* مکان ژنی *D* تکثیر شده با جفت آغازگر *DClal* در ارقام سیب‌زمینی

محصول PCR هضم‌نشده (۱) Red Robin، (۲) Frisia، (۳) Purple Majesty، و محصول PCR هضم‌شده (۴) Red Robin، (۵) Frisia، (۶) Purple Majesty، (۷) Bildstar، (۸) Roseval، (۹) Amorosa، (۱۰) Istanbuli.



شکل ۴- محل اتصال جفت آغازگرهای اختصاصی *P2Clal-F / P2Clal-R* (۴F/۴R) و *P1TaqI-F / P1TaqI-R* (۳F/۳R) (مشخص شده با پیکان) و محل برش آنزیم‌های *TaqI* و *ClaI* در مکان ژنی *P*

تولید آنتوسیانین و تظاهر آن در بافت غده ضروری است (Jung et al. 2009). به نظر می‌رسد تفاوت بین آلل‌های غالب و مغلوب مکان ژنی *D* در سطح رونویسی است و به همین دلیل، با وجود حضور دو ژن کلیدی *R* و *P* به صورت غالب در ارقام سفید، در غیاب آلل غالب ژن *D* غده‌های رنگی تولید نمی‌شود. علت اصلی این است که آلل مغلوب *d* (غیرعملکردی) نمی‌تواند به‌عنوان فاکتور رونویسی به افزایش بیان دو ژن کلیدی مسیر بیوسنتزی آنتوسیانین کمک نماید و به این لحاظ، ژن‌های *R* یا *P* در این ارقام برای تولید آنتوسیانین و تظاهر رنگ در غده بیان کافی ندارند.

در این بررسی، از دو جفت آغازگر *P1TaqI* و *P2Clal* برای تکثیر بخشی از ژن *P* استفاده شد. مکان‌های آنزیم برشی *TaqI* در قطعه تکثیری *P1TaqI-F / P1TaqI-R* و *ClaI* در محصول PCR جفت آغازگر *P2Clal-F / P2Clal-R* برای تمایز دو آلل این ژن در سیب‌زمینی‌های بنفش دیپلوئید لازم است. یکی از آلل‌های *P* در ارقام بنفش دارای مکان برشی *TaqI* اما فاقد مکان برشی *ClaI* است، در حالی که آلل دیگر این ژن مکان برشی *TaqI* را ندارد، اما می‌تواند با *ClaI* برش یابد (Jung et al. 2005). در واکنش PCR با جفت آغازگر اختصاصی *P1TaqI*، قطعه مورد انتظار حدود ۴۰۰ نوکلئوتیدی مربوط به مکان ژنی *P* در کلیه نمونه‌های

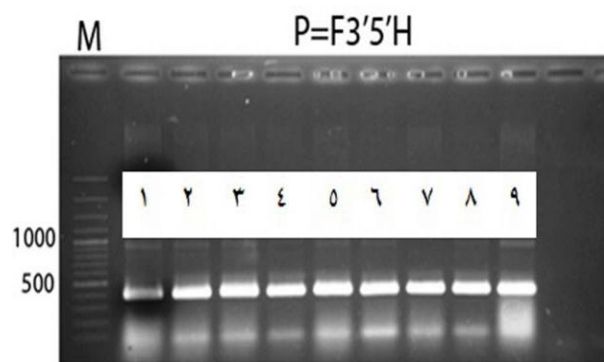
از آنجایی که ناحیه تکثیر شده با این جفت آغازگر در آلل *d* دارای یک مکان برشی *ClaI* است که این محل برش در ارقام رنگی دارای آلل *D* وجود ندارد، به نظر می‌رسد وجود باندهای >۲۰۰ و >۱۰۰ به همراه باند >۴۰۰ جفت‌بازی در ارقام رنگی به دلیل وجود توامان آلل مغلوب *d* به همراه آلل غالب *D* در این ارقام باشد. از طرف دیگر، حضور دو باند >۲۰۰ و >۱۰۰ و عدم حضور باند >۴۰۰ در ارقام سفید نشان‌دهنده فقدان آلل غالب *D* در این واریته‌ها بود. از آنجایی که به دلیل اتوتراپلوئید بودن سیب‌زمینی، امکان حضور چهار آلل در هر مکان ژنی وجود دارد، می‌توان نتیجه گرفت که ارقام رنگی از لحاظ ژنتیکی حالت هتروزیگوت با ترکیب نامشخصی از دو آلل *Dd* را دارند، اما نمی‌توان دقیقاً مشخص نمود که از دو آلل *Dd* به چه تعداد در این مکان ژنی توزیع شده است. به این ترتیب کارآمدی حضور مکان برشی آنزیمی *ClaI* در متمایز نمودن آرایش آللی ارقام سیب‌زمینی دیپلوئید رنگی و سفید (Jung et al. 2009) در ارقام تتراپلوئید مورد آزمایش در این بررسی نیز تایید شد. در پژوهش حاضر، بر اساس الگوی هضم آنزیمی، هیچ‌کدام از سیب‌زمینی‌های سفید مورد آزمایش واجد آلل غالب *D* تشخیص داده نشدند. مکان ژنی *D* در سیب‌زمینی فاکتور رونویسی *R2R3* MYB را کد می‌کند که برای تنظیم ژن‌های کلیدی *R* و *P* در

بنفش تفاوت‌هایی دارد، به طوری که به علت داشتن تعداد زیادی جایگاه برش آنزیمی *TaqI* به قطعات کوچکتری تقسیم شده است که تشخیص این قطعات به خاطر کوچکی اندازه روی ژل آگارز ممکن نیست. اگر چنین فرضیه‌ای درست باشد، می‌توان نتیجه گرفت حضور قطعه ۲۱۰ جفت‌بازی در هضم آنزیمی با *TaqI* نشان دهنده آل عملکردی (غالب) P در ارقام بنفش است و ارقام سفید و قرمز دارای آل غیر عملکردی p می‌باشند. در ارقام قرمز و سفید (در صورتی که ارقام سفید حاوی آل غالب D و آل غیر عملکردی p باشند) پس از هضم قطعه ۲۸۰ جفت‌بازی با *TaqI*، تعداد زیادی قطعه کوچکتر ایجاد می‌شود که احتمالاً تشخیص قطعات کوچکتر روی ژل آگارز به دلیل اندازه کوچک آنها امکان‌پذیر نیست.

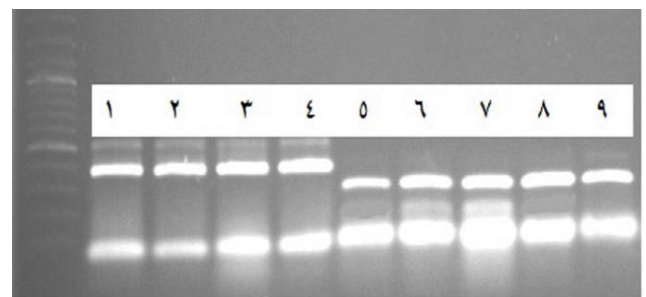
به دلیل تاثیر گذاری ژن *D* بر بیان ژن *P* به عنوان کد کننده آنزیم فلاونوئید ۳'، ۵'- هیدروکسیلاز برای تظاهر رنگ بنفش، عدم تظاهر رنگ بنفش در غده‌های قرمز را، علی‌رغم داشتن ژن *D*، می‌توان به عدم وجود آل عملکردی رنگ بنفش (*P*) نسبت داد. در غده‌های سفید نیز چون هیچ تظاهری از رنگ در ارقام سفید دیده نمی‌شود، پیش‌فرض این است که ارقام سفید حتی اگر واجد آل عملکردی رنگ بنفش (*P*) باشند، به دلیل فقدان لوکوس *D* قادر به تظاهر رنگ نیستند.

با جفت آغازگر اختصاصی *P2ClaI* یک قطعه ۱۱۰۰ جفت‌بازی از آل *P2* ژن *f3'5'h* در کلیه نمونه‌های سیب‌زمینی با غده سفید، قرمز و بنفش تکثیر شد، ولی چنین بانندی در سیب‌زمینی شیرین (*Ipomoea batatas*) از خانواده *Convolvulaceae* تولید نشد. عدم تکثیر ژن *P2* در رقم سیب‌زمینی شیرین نشان داد که این جفت آغازگر اختصاصی خانواده *Solanaceae* می‌باشد. هضم آنزیمی این قطعه با *ClaI* در همه نمونه‌ها منجر به تولید دو قطعه ۹۰۰ و ۲۵۰ نوکلئوتیدی شد، ولی در ارقام بنفش یک باند حدود ۶۵۰ جفت‌بازی نیز به دست آمد که در الگوی هضم آنزیمی ارقام سفید و قرمز مشاهده نشد (شکل ۷). مقایسه الگوی هضم آنزیم الگوی هضم قطعات ژنومی حاصل از تکثیر ژن *P2* در این تحقیق با الگوی هضم قطعات cDNA پس از بیان تحقیق قبلی (Jung et al. 2005) نشان داد که در هر دو الگوی هضم، قطعه ۲۵۰ جفت‌بازی وجود دارد.

با غده سفید، قرمز و بنفش تکثیر یافت (شکل ۵). پس از هضم محصول PCR با آنزیم *TaqI*، ارقام بنفش *Purple Pelisse* و *Purple Majesty* دو قطعه ۲۱۰ و ۲۸۰ جفت‌بازی تولید نمودند، در حالی که، ارقام با پوست قرمز (*Red Robin* و *Bildstar*) و سفید (*Istanbuli*) تنها یک قطعه ۲۸۰ جفت‌بازی ایجاد کردند (شکل ۶). حضور قطعه ۲۱۰ نوکلئوتیدی پس از هضم جایگاه ژنی P با آنزیم *TaqI* در سیب‌زمینی هاپلوتایپ بنفش، نشانگر وجود تنها آل اختصاصی رنگ بنفش است (Jung et al. 2005) که با نتایج تحقیق حاضر مطابقت دارد (شکل ۶).

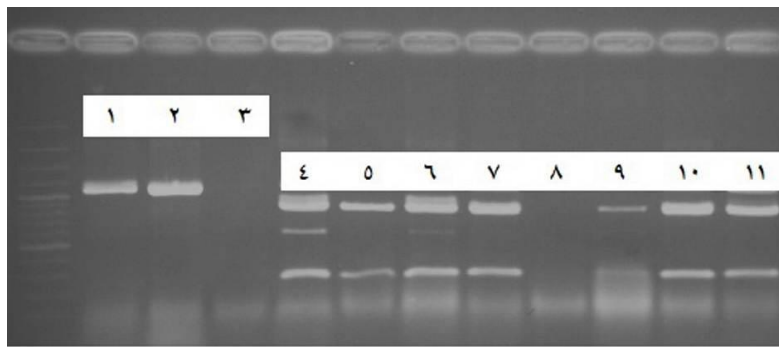


شکل ۵- نتایج تکثیر اختصاصی مکان ژنی *P* با استفاده از جفت آغازگر *PITAqI* در ارقام سیب‌زمینی. ۱. *Red Robin*، ۲. *Red Robin*، ۳. *Bildstar*، ۴. *Desiree*، ۵. *Roseval*، ۶. *Red Roseval*، ۷. *Istanbuli*، ۸. *Purple Majesty*، ۹. *Picasso*، *Charlotte*.



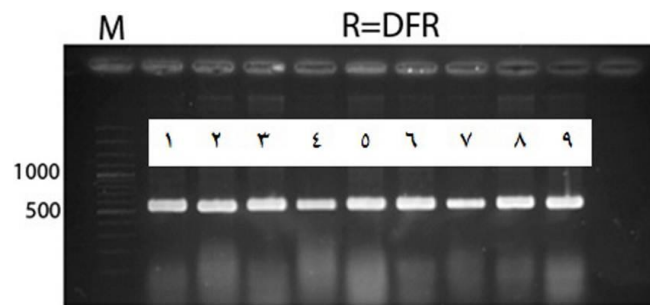
شکل ۶- نتایج هضم آنزیمی با *TaqI* مکان ژنی *P* تکثیر شده با جفت آغازگر *PITAqI* در ارقام سیب‌زمینی محصول PCR هضم نشده (۱) *Red Robin*، (۲) *Frisia*، (۳) *Purple Majesty*، (۴) *Picasso* و محصول PCR هضم شده (۵) *Red Robin*، (۶) *Purple Pelisse*، (۷) *Purple Majesty*، (۸) *Bildstar*، (۹) *Istanbuli*.

با توجه به عدم حضور باند ۲۱۰ جفت‌بازی در ارقام سفید و قرمز چنین استنباط می‌شود که توالی این قطعه در این ارقام با ارقام



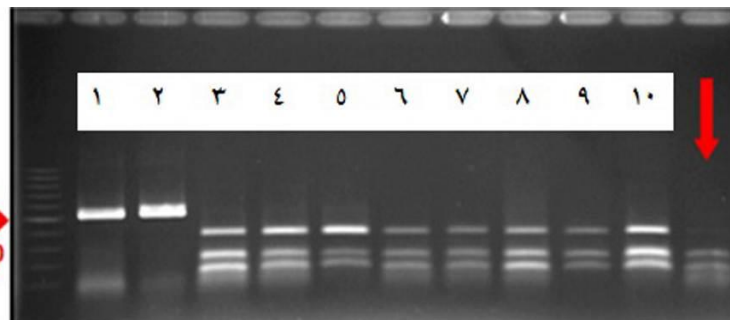
شکل ۷- نتایج هضم آنزیمی با *ClaI* مکان ژنی P2 تکثیر شده با جفت آغازگر P2*ClaI* در ارقام سیب‌زمینی.

محصول PCR هضم‌نشده Purple Majesty (۱)، Picasso (۲)، Sweet Potato (۳) و محصول PCR هضم‌شده Purple Majesty (۴)، Picasso (۵)، Purple Majesty (۶)، Pelisse (۶)، Amorosa (۷)، Sweet Potato (۸)، Istanbuli (۹)، Gold Doree (۱۰)، Charlotte (۱۱).



شکل ۸- نتایج تکثیر اختصاصی مکان ژنی *R* با استفاده از جفت آغازگر *RBamHI* در ارقام سیب‌زمینی.

۱. Red Robin، ۲. Red Robin، ۳. Desiree، ۴. Bildstar، ۵. Roseval، ۶. Red Roseval، ۷. Istanbuli، ۸. Purple Majesty، ۹. Picasso، Charlotte.



شکل ۹- نتایج هضم آنزیمی با *BamHI* مکان ژنی *R* تکثیر شده با جفت آغازگر *RBamHI* در ارقام سیب‌زمینی.

محصول PCR هضم‌نشده Red Robin (۱)، Frisia (۲) و محصول PCR هضم‌شده Purple Majesty (۳)، Desiree (۴)، Red Robin (۵)، Purple Pelisse (۶)، Red (۷)، Roseval (۷)، Bildstar (۸)، Roseval (۹)، Amorosa (۱۰)، Frisia (۱۱).

حاصل از هضم *ClaI* در داخل آگزون و اینترون دوم باشد. وجود قطعه حدود ۹۰۰ جفت‌بازی در ارقام سفید و قرمز را می‌توان احتمالاً به عدم وجود جایگاه برش این آنزیم در آگزون دوم نسبت داد. وجود قطعه ۹۰۰ جفت‌بازی در ارقام بنفش شاید با هتروزیگوت بودن این ارقام در این لوکوس مرتبط باشد. از

چون جایگاه برش آنزیم *ClaI* در داخل آگزون دوم ژن *P* می‌باشد احتمالاً می‌توان توجیه کرد که این قطعه حاصل برش حد فاصل دو جایگاه چند شکل برش *TaqI* و *ClaI* (شکل ۴) در داخل آگزون دوم است. به نظر می‌رسد قطعه باقی‌مانده در توالی ژنومی که در ارقام بنفش حدود ۶۵۰ جفت‌باز است، همان قطعه دوم

رنگی تتراپلوئید استفاده شده هتروزایگوت بوده ولی ژنوتیپ آن‌ها مشخص نیست.

نتایج بررسی ژن‌های مسیر بیوستتزی آنتوسیانین ارقام حاوی غده‌های سفید، قرمز و بنفش‌رنگ نشان داد که تمامی این ارقام در سطح ژنومی دارای سه ژن کلیدی P، R و D (در گونه‌های دیپلوئید سیب‌زمینی) مورد نظر هستند. با این وجود، توالی نوکلئوتیدی این ژن‌ها در بین ارقام رنگی و سفید تغییراتی دارند که بر اساس این تفاوت‌های نوکلئوتیدی، جایگاه‌های هضم آنزیمی اختصاصی برای تشخیص آلل‌های غالب و مغلوب طراحی شده‌است (De Jong et al. 2003a; Jung et al. 2005; Jung et al. 2009).

اگر چه این روش برای تعیین آلل‌های عملکردی و غیرعملکردی در سیب‌زمینی‌های دیپلوئید طراحی شده‌است (Jung et al. 2005; Jung et al. 2009). ولی تعمیم کاربرد آن در سیب‌زمینی‌های تتراپلوئید رنگی و سفید در این تحقیق نیز موفقیت آمیز بود. حضور آلل‌های غالب P1 و P2 در ارقام بنفش و آلل غالب R در ارقام بنفش و قرمز نشان داد که تعیین حضور این آلل‌های غالب به روش برش آنزیمی قطعات تکثیر یافته، برای تفکیک نتاج ارقام رنگی از ارقام سفید سیب‌زمینی حاوی آلل‌های مغلوب p و r مناسب است. با این وجود، به دلیل تاثیر مستقیم لوکوس D در بیان ژن‌های P و R، تعیین غالبیت آلل D در این ارقام الزامی می‌باشد.

این روش تعیین الگوی هضم آنزیمی مکان‌های ژنی ارقام سیب‌زمینی، می‌تواند به‌عنوان یک نشانگر در برنامه‌های اصلاحی کاربرد مناسبی داشته باشد. هم‌چنین، پس از تشخیص ژن‌های P یا R به این روش، می‌توان آن‌ها را به‌همراه آلل عملکردی D با راه‌اندازهای مناسب بیانی اختصاصی بافت، به ارقام سفید سیب‌زمینی منتقل نمود تا ارقامی با الگوهای رنگی به‌دست آید.

آنجایی که این دو آلل اختصاصی ارقام بنفش هستند، می‌توانند باعث تمایز این ارقام از انواع سفید و قرمز شوند.

مکان ژنی R سیب‌زمینی، آنزیم دی‌هیدروفلانول ۴-ردوکتاز را کد می‌کند (De Jong et al. 2003a; Zhang et al. 2009b). قطعه حاصل تکثیر این مکان ژنی به وسیله جفت آغازگر RBamHI دارای یک جایگاه برش آنزیم BamHI است که پس از هضم منجر به تمایز ارقام سفید و رنگی می‌شود.

در واکنش PCR با جفت آغازگر RBamHI دارای جایگاه برشی BamHI، قطعه مشابه حدود ۶۰۰ جفت‌بازی در ارقام مورد بررسی تکثیر شد (شکل ۸). هضم قطعه مزبور با BamHI منجر به تولید دو قطعه ۲۳۱ و ۱۶۲ جفت‌بازی شد. در ارقام بنفش و قرمز یک قطعه ۳۷۰ جفت‌بازی نیز ظاهر شد که چنین قطعه‌ای در ارقام سفید وجود نداشت (شکل ۹). برش آنزیمی BamHI قطعه مزبور در یک تحقیق مشابه دیگر (De Jong et al. 2003a)، به ظهور قطعات حدود ۳۷۰ و ۱۶۲ جفت‌بازی در ارقام رنگی و تولید قطعات حدود ۲۳۱، ۱۵۸ و ۱۴۴ جفت‌بازی در ارقام سفید منجر شده بود. بر مبنای این نتایج چنین تفسیر شد که حضور یا عدم حضور قطعه ۳۷۰ جفت‌بازی می‌تواند به تفکیک ارقام رنگی و سفید کمک نماید. با توجه به عدم تفکیک قطعات ۱۵۸ و ۱۴۴ جفت‌بازی از قطعه ۱۶۲ جفت‌بازی در ژل آگارز، می‌توان چنین فرض نمود که نتایج برش آنزیمی قطعه ۶۰۰ نوکلئوتیدی با BamHI در پژوهش حاضر با نتایج تحقیق قبلی (De Jong et al. 2003a) مطابقت دارد. در پژوهش حاضر ارقام قرمز و بنفش با تولید دو قطعه ۳۷۰ و ۱۶۲ (با یک جایگاه برش آنزیم BamHI) واجد آلل غالب R و ارقام سفید با تولید سه قطعه ۱۵۸، ۱۴۴ و ۲۳۱ جفت‌بازی (با دو جایگاه برش آنزیم BamHI) دارای آلل مغلوب r تشخیص داده شدند. در این پژوهش، چون ارقام رنگی هر دو نوع آلل غالب R (قطعه ۳۷۰ جفت‌بازی) و مغلوب r (۲۳۱ جفت‌بازی) را پس از هضم نشان دادند می‌توان نتیجه گرفت ارقام

منابع

Albert NW, Lewis DH, Zhang H, Schwinn KE, Jameson PE, Davies KM (2010) Members of an R2R3-MYB transcription factor family in *Petunia* are developmentally and environmentally regulated to control complex floral

and vegetative pigmentation patterning. *The Plant Journal* 65: 771-784.

Brown CR (2005) Antioxidants in potato. *American Journal of Potato Research* 82: 163-172.

- De Jong H (1987) Inheritance of pigmented tuber flesh in cultivated diploid potatoes. *American Potato Journal* 64: 337-343.
- De Jong WS, De Jong DM, De Jong H, Kalazich J, Bodis M (2003a) An allele of dihydroflavonol 4-reductase associated with the ability to produce red anthocyanin pigments in potato (*Solanum tuberosum* L.). *Theoretical Applied Genetics* 107: 1375-1383.
- De Jong WS, De Jong DM, Bodis M (2003b) A fluorogenic 5' nuclease (TaqMan) assay to assess dosage of a marker tightly linked to red skin color in autotetraploid potato. *Theoretical Applied Genetics* 107: 1384-1390.
- De Jong WS, Eannetta NT, De Jong DM, Bodis M (2004) Candidate gene analysis of anthocyanin pigmentation loci in the Solanaceae. *Theoretical and Applied Genetics* 108: 423-432.
- Dodds KS, Long DH (1956) The inheritance of colour in diploid potatoes. II. A three-factor linkage group. *Journal of Genetics* 54:27-41.
- Horakova L (2011) Flavonoids in prevention of diseases with respect to modulation of Ca-pump function. *Interdisciplinary Toxicology* 4: 114-124.
- Johnson CA (1995) 1995-1996 seed acres reflect more varieties, market shifts. *Valley Potato Grower* 61: 13-16.
- Jung CS, Griffiths HM, De Jong DM, Cheng S, Bodis M, De Jong WS (2005) The potato *P* locus codes for flavonoid 3',5'-hydroxylase. *Theoretical Applied Genetics* 110:269-275.
- Jung CS, Griffiths HM, De Jong DM, Cheng S, Bodis M, Kim TS, De Jong WS (2009) The potato developer (*D*) locus encodes an R2R3 MYB transcription factor that regulates expression of multiple anthocyanin structural genes in tuber skin. *Theoretical Applied Genetics* 120: 45-57.
- Lachman J, Hamouz K, Orsak M, Pivec V (2000) Potato tubers as a significant source of antioxidants in human nutrition. *Rostlinna Vyroba* 46: 231-236.
- Petroni k, Tonelli CH (2011) Recent advances on the regulation of anthocyanin synthesis in reproductive organs. *Plant Science* 181: 219-229.
- Quattrocchio F, Wing JF, van der Woude K, Mol JN, Koes R (1998) Analysis of bHLH and MYB domain proteins: species-specific regulatory differences are caused by divergent evolution of target anthocyanin genes. *Plant Journal* 13:475-488.
- Quattrocchio F, Wing J, van der Woude K, Souer E, de Vetten N, Mol J, Koes R (1999) Molecular analysis of the anthocyanin2 gene of *petunia* and its role in the evolution of flower color. *Plant Cell* 11:1144-1433.
- Rommens CM, Richael CM, Yan H, Navarre DA, Krucker JYeM, Swords K (2008) Engineered native pathways for high kaempferol and caffeoylquinic acid production in potato. *Plant Biotechnology Journal* 6: 870-886.
- Salaman RN (1910) The inheritance of colour and other characters in the potato. *Journal of Genetics* 1:7-46.
- Sorenson EJ (1992) Specialty potatoes. *American Vegetable Grower* 1: 36-39.
- Stintzing FC, Carle R (2004) Functional properties of anthocyanins and betalains in plants, food, and in human nutrition. *Trends Food Science Technology* 15: 19-38.
- Stushnoff C, Ducreux LJM, Hancock RD, Hedley PE, Holm DG, McDougall GJ, Jiang W, McNicol JW, Morris J, Morris WL, Sungurtas JA, Verrall SR, Zuber T, Taylor MA (2010) Flavonoid profiling and transcriptome analysis reveals new gene-metabolite correlations in tubers of *Solanum tuberosum* L. *Journal of Experimental Botany* 61:1225-1238.
- Tanksley SD, Ganai MW, Prince JP, de-Vicente MC, Bonierbale MW, Broun P, Fulton JJ, Giovannoni TM, Grandillo S, Martin GB, Messeguer R, Miller JC, Miller L, Paterson AH, Pineda O, Roder MS, Wing RA, Wu W, Young ND (1992) High density molecular linkage maps of the tomato and potato genomes. *Genetics* 132: 1141-1160.
- Van Eck HJ, Jacobs JME, Van Dijk J, Stiekema WJ, Jacobsen E (1993) Identification and mapping of three flower colour loci of potato (*S. tuberosum*) by RFLP analysis. *Theoretical Applied Genetics* 86: 295-300.
- Van Eck HJ, Jacobs JME, Van Den Berg P, Stiekema WJ, Jacobsen E (1994) The inheritance of anthocyanin pigmentation in potato (*Solanum tuberosum* L.) and mapping of tuber skin color loci using RFLPs. *Heredity* 73: 410-421.
- Zhang Y, Jung CS, De Jong WS (2009a) Genetic analysis of pigmented tuber flesh in potato. *Theoretical Applied Genetics* 119: 143-150.
- Zhang Y, Cheng S, De Jong D, Griffiths H, Halitschke R, De Jong W (2009b) The potato R locus codes for dihydroflavonol 4-reductase. *Theoretical Applied Genetics* 119: 931-937.