

انتقال ژن‌های *OF2* و *VAP* به چغندر قند با کمک آگروباکتریوم ریزوژنز برای بررسی مقاومت به نماتد

پیمان نوروژی^۱، دگوان کای^۲، محمد علی ملبوبی^۳ و بهمن یزدی صمدی^۴

چکیده

ژن‌های *OF2* (نوعی اکسالات اکسیداز) و *VAP* که در مسیر پیام رسانی مقاومت به نماتد سیستی در چغندر قند هستند، قبلاً به ترتیب به کمک نشانگر مولکولی *AFLP* و سیستم دو هیبریدی در ناقل باکتریایی همسانه شده‌اند. برای آزمون قابلیت این ژن‌ها در ایجاد مقاومت در چغندر قند، ژن‌ها به ناقلین گیاهی قابل بیان منتقل گردیدند. برای این منظور، ژن *OF2* پس از جدا سازی، درون *T-DNA* ناقل دوگانه *pAM194* در پایین دست پروموتور ذاتی *CaMV35S* و نیز درون *T-DNA* ناقل دوگانه *pBin121* تغییر یافته در پایین دست پروموتور القایی ژن *HsI^{pro-1}* (ژن مسؤل ایجاد مقاومت به نماتد سیستی) قرار گرفت. ژن *VAP* نیز پس از جدا سازی از همسانه اولیه، در *T-DNA* پلاسمید *pAM194* در پایین دست پروموتور ذاتی *CaMV35S* قرار گرفت. بدین ترتیب، سه سازه جدید که بیان کننده ژن‌هایی از مسیر پیام رسانی مقاومت به نماتد چغندر قند بودند ساخته شد. سپس این سه پلاسمید به آگروباکتریوم ریزوژنز سویه *AR15834* جداگانه منتقل شدند و پس از آن، جداگشت دم‌برگ گیاه چغندر قند با آگروباکتری تلقیح شد. ریشه‌های موین حاصل از تراریختی، پس از تأیید اولیه با روش رنگ‌آمیزی *GUS* و یا *PCR*، به منظور بررسی مقاومت با لارو نماتد تلقیح شدند. نتایج اولیه وجود مقاومت نسبی در برابر لارو نماتد را در شماری از ریشه‌های موین نشان داد. این مقاومت را می‌توان به اثر ژن‌های *OF2* و *VAP* نسبت داد.

واژه‌های کلیدی: چغندر قند، آگروباکتریوم ریزوژنز، نماتد سیستی، پیام رسانی، نشانگر مولکولی

۱. استادیار اصلاح نباتات، مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه بذر چغندر قند کرج
۲. استاد ژنتیک مولکولی، مؤسسه علوم گیاهی و اصلاح نباتات، دانشگاه کیل آلمان
۳. دانشیار زیست‌شناسی مولکولی، مرکز ملی تحقیقات مهندسی ژنتیک و تکنولوژی زیستی تهران
۴. استاد اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تهران

مقدمه

نماتدهای بیماری‌زای گیاهی همه ساله به شمار بسیاری از گیاهان زراعی آسیب می‌رسانند، که هزینه جبران آن بسیار زیاد است (۱۴). مهم‌ترین نماتدهای گیاهی از جنس ملویدوجاین (*Meloidogyne*)، گلوبودرا (*Globodera*) و هتروودرا (*Heterodera*) هستند، که مواد مغذی گیاه را پس از ایجاد ساختارهای تغذیه‌ای ویژه جذب می‌کنند (۱۳).

حدود ۲۹ گونه نماتد از ۱۶ جنس می‌توانند انگل چغندرقد باشند. کاهش عملکرد چغندرقد در اثر نماتدها حدود ۱۰ درصد برآورد شده، که نماتد سیستی (*Heterodera schachtii*) چغندرقد مسئول کاهش بیش از ۹۰ درصد این مقدار است، و به عنوان مهم‌ترین عامل بیماری‌زای چغندرقد در جهان شناخته شده است (۱۵). گیاه چغندرقد هیچ مقاومتی بر علیه نماتد سیستی ندارد (۱۳).

چرخه زندگی نماتد سیستی به چهار مرحله لاروی تقسیم می‌شود. لارو این نماتد به ریشه گیاه میزبان حمله کرده، درون استوانه آوندی تشکیل ساختارهای تغذیه‌ای خیلی اختصاصی به نام سینسیتیوم (*Sincytium*) می‌دهد. سینسیتیوم از سلول‌های بی‌شماری تشکیل شده است که پروتوپلاست آنها به یکدیگر متصل‌اند. نماتدها می‌توانند بر بیان ژن‌های موجود در سلول‌های تغذیه کننده اثر منفی بگذارند و تشکیل ساختار سینسیتیوم را فعال کنند. سیکل زندگی نماتد سیستی ماده پس از تشکیل تخم درون یک سیست به پایان می‌رسد. این سیست‌ها تا ۱۰ سال قدرت زیست خود را در خاک حفظ می‌کنند (۲). علائم آلودگی نماتد معمولاً کاهش رشد، تغییر در مورفولوژی ریشه و چروکیدگی گیاه است (۹).

کنترل نماتد با استفاده از تناوب گیاهی و کاربرد نماتدکش‌ها می‌تواند تا حدی مؤثر باشد. ولی بهترین و مؤثرترین روش کنترل نماتد، استفاده از ارقام اصلاح شده مقاوم به نماتد است. اصلاح واریته‌های مقاوم هدفی مهم در برنامه‌های اصلاح نبات است (۹).

ژن‌های مقاومت سبب واکنش‌های موضعی یا سیستمیک

می‌شوند. برای مثال، واکنش فوق حساسیت (*Hypersensitive response*) منجر به نکروزه شدن موضعی سریع، افزایش فعالیت پراکسیدازی و رسوب لیگنین می‌گردد. تیپ‌های آلوده کننده بیماری غالباً مکانیزم‌های مقاومت را در هم شکسته، و نیز به علت فقدان ژن مقاومت در یک گونه مورد نظر (مانند چغندرقد) همواره نیاز به تنوع ژنتیکی جدید برای استفاده در اصلاح مقاومت به بیماری وجود دارد (۹).

با استفاده از نشانگرهای مولکولی چندین ژن مقاومت به نماتد در گیاهان مختلف شناسایی شده است. ژن *Gro1* به همه تیپ‌های آلوده کننده بیماری نماتد سیستی ریشه (*Globodera restochiensis*) در سیب زمینی مقاومت نشان می‌دهد (۱ و ۷). ژن‌های *Hero* و *Mi-1* از خویشاوند وحشی گوجه فرنگی (*Lycopersicon pimpinellifolium*)، به ترتیب مسئول ایجاد مقاومت به نماتد سیستی ریشه و گونه‌های ملویدوجاین (*Meloidogyne spp*) می‌باشند (۳ و ۵). ژن *rhg1* در سویا مقاومت نسبی به نماتد *Heterodera glycines* ایجاد می‌کند (۳). ژن‌های مسئول ایجاد مقاومت به نماتد سیستی چغندرقد در گونه‌های زراعی جنس *Beta* یافت نمی‌شوند، و تنها منبع مقاومت در گونه‌های وحشی آن است (۹). ژن‌های مقاومت به نماتد سیستی چغندرقد از خزانه ژنی گونه‌های وحشی جنس *Beta* به درون لاین‌های اصلاحی وارد شده‌اند (۱۰). مقاومت به نماتد سیستی در چغندرقد به سبب یک سری ژن در مسیر پیام رسانی (*Signal transduction pathway*) است، که پس از حمله نماتد به ریشه، این ژن‌ها به ترتیب فعال شده و محصول نهایی مسیر آنزیمی، که تاکنون ناشناخته است، منجر به ایجاد مقاومت می‌گردد.

با کمک نشانگرهای مولکولی و یا دیگر روش‌ها، شماری از این ژن‌ها شناسایی و همسانه شده‌اند (۱۳). برخی از این ژن‌ها با تلاقی‌های بین گونه‌ای و تولید لاین‌های جا به جایی (*Translocation lines*) به چغندرقد انتقال یافته‌اند (۲ و ۱۳). گیاهان به دست آمده مقاوم به نماتد هستند، ولی خصوصیات زراعی خوبی ندارند. بنابراین، برای حذف اثر ژن‌های مجاور،

بایستی ژن یا ژن‌های مقاومت با استفاده از روش‌های مختلف نخست همسانه شده، سپس به گونه زراعی چغندر قند انتقال یابند.

مواد و روش‌ها

در این پژوهش، دو ژن *OF2* و *VAP*، که قبلاً به کمک نشانگر مولکولی AFLP (Amplified fragment length polymorphism) و سیستم دو هیبریدی (Two-hybrid system) به ترتیب همسانه (Clone) شده بودند (D. Cai, Personal communication)، به درون ناقل دوگانه بیان شونده گیاهی انتقال یافتند. سازه‌های (Constructs) جدید به کمک آگروباکتریوم ریزوئوز (*Agrobacterium rhizogenes*) به بافت گیاهی چغندر قند منتقل شدند، و مقاومت به نماتد سیستی در ریشه‌های مویین تراریخته (Transformed) ارزیابی گردید.

کشت باکتری و استخراج پلاسمید

باکتری‌های *E. coli* حامل پلاسمید pGEMT easy دربردارنده ژن‌های *OF2* و *VAP* (D. Cai, Personal communication) در ۲۵ میلی‌لیتر محیط LB (۱۱) به همراه ۵۰ میلی‌گرم در لیتر آمپی‌سیلین، در شیکر دورانی ۲۰۰ دور در دقیقه و دمای ۳۷ °C کشت شبانه شدند. سپس استخراج پلاسمید با استفاده از کیت کپازن (QIAGEN filter midiprep kit) انجام گرفت.

هضم آنزیمی پلاسمیدهای pGEMT easy

برای جدا سازی ژن *OF2* از پلاسمید pGEMT easy از آنزیم‌های *EcoRI* و *XbaI* و برای جدا سازی ژن *VAP* از پلاسمید pGEMT easy از آنزیم *EcoRI* استفاده گردید. برای تعیین غلظت مناسب آنزیم *EcoRI* از یک سری غلظت آنزیمی ۱/۵، ۳، ۶ و ۱۲ واحد آنزیمی در ۲۰ میکرولیتر حجم کلی واکنش و نیز زمان هضم ۱۵ دقیقه به جای یک ساعت استفاده شد. ولی برش با *XbaI* به روش معمول با غلظت کامل آنزیم و زمان هضم یک ساعت انجام گرفت. دمای واکنش هضم آنزیمی

۳۷ °C بود.

جدا سازی و خالص سازی قطعات برش یافته از ژل

پس از الکتروفورز محصولات هضم آنزیمی پلاسمیدها در ژل آگارز یک درصد در بافر TAE (۱۱) با ولتاژ ۶۰، قطعه ژنی مورد نظر تفکیک شده، با استفاده از کیت سفاگلاس Sephaglas Band prep kit (Amersham Pharmacia Biotech) قطعات DNA از ذرات ژل و دیگر ناخالصی‌ها جدا و خالص شدند. این قطعات به عنوان ژن‌های انتقالی درون ناقلین بیان شونده گیاهی به کار می‌روند.

تهیه ناقل‌های خطی (Linear vector)

پلاسمید pAM194 با آنزیم *EcoRI* و پلاسمید pBin121 تغییر یافته با آنزیم *XbaI* به روش معمول با غلظت کامل آنزیمی و حجم کلی ۵۰ میکرولیتر در دمای ۳۷ °C هضم شدند. پس از یک ساعت، چهار میکرولیتر از مخلوط واکنش آنزیمی برداشت، و به منظور تأیید عمل هضم آنزیمی، در ژل یک درصد آگارز الکتروفورز شد. برای pBin121 تغییر یافته، قطعه بزرگ DNA (حدود ۱۲ کیلو باز) از سطح ژل جدا، و با استفاده از کیت سفاگلاس خالص گردید. برای pAM194، باقی‌مانده واکنش آنزیمی در حمام آب گرم ۳۷ °C تا زمان دفسفریله کردن نگهداری شد.

دفسفریله کردن ناقل‌های خطی

برای این کار، به قطعه بزرگ DNA حاصل از pBin121 تغییر یافته، و نیز به باقی‌مانده واکنش آنزیمی مربوط به pAM194، به طور جداگانه ترکیبات زیر افزوده شد: پنج میکرولیتر بافر 10xSAP (Shrimp alkaline phosphatase)، ۴۰ میکرولیتر آب دو بار تقطیر و ۱۰ میکرولیتر آنزیم آلکالین فسفاتاز (از شرکت Roche) با غلظت نهایی ۰/۱ واحد در میکرولیتر برای دفسفریله کردن دو انتهای ناقل خطی شده. سپس برای خالص سازی DNA پلاسمید خطی شده از روش فنل کلروفورم (۱۱)

استفاده شد.

کشت تک کلونی و استخراج DNA پلاسمیدی

از هر کشت باکتری حدود ۱۰-۲۰ تک کلونی برداشت و در محیط مایع LB حاوی ۵۰ میلی گرم در لیتر کانامایسین به صورت جداگانه کشت گردید. از باکتری های رشد یافته برای استخراج پلاسمید به روش لیز قلیایی (Alkaline lysis) (۱۱) استفاده شد.

هضم آنزیمی پلاسمیدهای استخراج شده

برای تأیید حضور ژن *OF2* یا *VAP* در ناقلین پلاسمیدی pAM194 و یا pBin121 تغییر یافته، از هضم آنزیمی کامل با آنزیم *EcoRI* و یا *XbaI* بسته به نوع ناقل استفاده شد، و نمونه های دارای ژن های *OF2* یا *VAP* انتخاب گردید.

آزمون PCR برای پلاسمیدهای نو ترکیب

برای تأیید جهت همسوی (Sense) ژن های *OF2* و یا *VAP* در مجاورت پروموتور (در این صورت ژن قابل ترجمه و بیان می باشد)، آزمون PCR روی پلاسمیدهای دارای ژن های فوق انجام گرفت. برای این منظور از جفت آغازگرهای (Primers) متفاوتی که در ناحیه پروموتوری و درون ژن های مورد نظر وجود داشتند استفاده شد، که مشخصات آنها به شرح زیر است:

Flox2: in 5' UTR of *OF2* gene: 5' CCTCCTAGCCTCTTGTAATTCTAGC 3'
3NR13: in ORF of *OF2* gene: 5' GGCTACCGCGTTTGTAGTTTGAATG 3'
FloxR: in 3' UTR of *OF2* gene: 5' GAATGGAAACAAGCAACATATGATATC 3'
5R13: in ORF of *OF2* gene: 5' GAACTGAATAGCTGGGTTTGCACC 3'
F2BVAP: in ORF of *VAP* gene: 5' GTTGGAATTCATCAAAACCTGC 3'
FLVAP: in ORF of *VAP* gene: 5' GACTTCAAATACGCTAAATGTTTT 3'
35S: in CaMV35S promoter: 5' CAATCCCACTATCCTTCGAACGTC 3'
1832DKT1: in *HsI^{pro-1}* promoter: 5' CCAATTCGCGGTACAATCTAGAGC 3'

شرایط PCR شامل یک سیکل ۹۴ °C برای سه دقیقه، سپس ۳۵ سیکل [یک دقیقه ۷۲ °C > یک دقیقه ۵۵ °C > یک دقیقه ۹۴ °C]، و سپس ۷۲ °C به مدت ۱۰ دقیقه بود.

اتصال (Ligation) ژن های *OF2* و *VAP* درون ناقلین خطی

برای این کار حدود ۵۰ نانوگرم DNA خالص شده *OF2* و یا *VAP* با ۵۰ نانوگرم DNA خالص شده ناقل خطی pAM194 یا pBin121 تغییر یافته با آنزیم لیگاز (Ligase) مخلوط، و در دمای ۱۶ °C برای یک شب نگهداری شد.

تهیه سلول های پذیرنده از *E. coli*

برای این کار کشت شبانه باکتری به نسبت ۱ به ۱۰۰ با محیط 2YT (۱۱) رقیق شده، و ادامه کشت در ۳۷ °C در شیکر دورانی ۲۰۰ دور در دقیقه برای دو ساعت انجام شد تا OD₅₅₀ به حدود ۰/۵ رسید. سپس سلول های باکتری در ۳۵۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه در ۴ °C سانتریفوژ، و سپس در ۱۰ میلی لیتر کلرید کلسیم ۲۰ میلی مولار تعلیق شده، روی یخ به مدت حداقل یک ساعت نگهداری شدند. مجدداً نمونه ها در ۴ °C، به مدت ۱۰ دقیقه با ۳۰۰۰rpm سانتریفوژ، و در یک میلی لیتر کلرید کلسیم ۲۰ میلی مولار تعلیق گردیدند. این سلول ها به مدت ۲۰ دقیقه روی یخ نگهداری شدند. در این مرحله، سلول ها حالت پذیرنده پیدا کرده و آماده دریافت پلاسمید خارجی گردیدند.

تراریختی سلول های پذیرنده با محصولات اتصال

در این مرحله، ۱۰ میکرولیتر از هر یک از محصولات اتصال ژن های *OF2* و *VAP* به طور جداگانه به ۱۵۰ میکرولیتر سلول های پذیرنده باکتری افزوده شد، و به مدت ۳۰ دقیقه روی یخ نگهداری گردید. سپس با استفاده از روش شوک حرارتی (۱۱)، انتقال محصولات اتصال به درون باکتری انجام گرفت. باکتری ها روی محیط کشت LB حاوی ۵۰ میلی گرم در لیتر کانامایسین پخش، و محیط کشت در انکوباتور ۳۷ °C برای یک شب، به منظور تشکیل کلونی نگهداری شدند.

موبین تلقیح گردید. هم‌چنین، ریشه‌های موبین فاقد ژن‌هایی از پلاسמיד دوگانه به عنوان کنترل منفی در آزمایش تلقیح با نماتد به کار رفتند.

نتایج و بحث

هضم آنزیمی پلاسمیدهای pGEMT easy

با توجه به غلظت‌های مختلف به کار رفته آنزیم *EcoRI* برای هضم پلاسمیدها و جدا سازی ژن کامل *OF2* و یا *VAP*، با افزایش غلظت آنزیم از ۱/۵ به ۱۲ واحد آنزیمی، حالت گرادیان در قطعات مختلف ژنی ایجاد شد، که نشانه تأیید پلاسمیدها از نظر ژن‌های همسانه شده بود. هم‌چنین، غلظت مناسب آنزیم برای ایجاد نوار مورد انتظار، که همان قطعه کامل ژن‌های همسانه شده است، تعیین گردید.

در این آزمایش، غلظت سه واحد آنزیمی در ۲۰ میکرولیتر حجم کلی واکنش انتخاب، و با استفاده از ۱۵ واحد آنزیمی در ۱۰۰ میکرولیتر حجم واکنش، محصول زیادی از قطعه کامل ژن‌ها به دست آمد. در مورد هضم آنزیمی ژن‌های *OF2* و یا *VAP* با غلظت کامل آنزیم *EcoRI* به علت وجود یک ناحیه برش اضافی در وسط هر یک از ژن‌ها، قطعه کامل ژن دیده نشد.

ناقلین خطی

برای تهیه ناقل خطی از پلاسמיד pAM194 فقط یک ناحیه برش برای آنزیم *EcoRI* وجود داشت. بنابراین، پس از عمل برش نیازی به جدا سازی یک نوار خاص از سطح ژل نبود، و عمل دفسفریله کردن مستقیماً در باقی‌مانده مخلوط واکنش آنزیمی انجام گرفت. دفسفریله کردن ناقل پلاسمیدی برای جلوگیری از اتصال دوباره دو انتهای آن در هنگام اتصال با ژن‌های مورد همسانه است.

در مورد ناقل pBin121 تغییر یافته، نخست باید cDNA مربوط به ژن *HsI^{pro-1}* به کمک آنزیم *XbaI* از آن خارج می‌شد، و روی ژل آگارز یک قطعه کوچک ۱/۲ کیلو باز، که معرف

انتقال پلاسمیدهای دوگانه به آگروباکتریوم ریزوئز

برای این کار از روش انجماد و ذوب (Freeze and thaw) (۱۱) استفاده شد. در این روش سلول‌های آگروباکتری که در مجاورت کلرید کلسیم برای دریافت ژن حالت پذیرنده پیدا کرده‌اند، پس از افزودن DNA پلاسמיד به آنها، در ازت مایع به سرعت منجمد، و سپس در انکوباتور ۳۷ °C به مدت پنج دقیقه ذوب شدند. بدین ترتیب پلاسמיד وارد آگروباکتری گردید.

تلقیح بافت‌های گیاهی با آگروباکتریوم ریزوئز و تولید

ریشه‌های موبین

در این مرحله، جداکشت‌های دم‌برگ با سلول‌های آگروباکتریوم ریزوئز حامل پلاسمیدهای دوگانه pAMOF2، pBinOF2 و pAMVAP دربردارنده ژن‌های *OF2* و *VAP*، در سه سری تراریختی مستقل به شرح زیر به کار رفتند. عمل تلقیح جداکشت‌ها با کشت شبانه آگروباکتری‌های نو ترکیب به مدت پنج دقیقه انجام گرفت. سپس جداکشت‌ها به محیط B₅ (۴) منتقل و برای مدت دو روز کشت توأم انجام شد. در این دوره، امکان انتقال ژن از باکتری به سلول‌های گیاهی فراهم گردید.

سنجش فعالیت آنزیم GUS و انجام PCR

برای تأیید حضور ژن‌های *OF2* و یا *VAP*، که در مجاورت *gus* gene 35S-GUS بودند، از روش رنگ‌آمیزی GUS در ریشه‌های موبین بر طبق روش جفرسون (۸) استفاده شد. برای تأیید حضور ژن‌های *OF2*، که در مجاورت *GUS* gene-*HsI^{pro-1}* قرار داشتند، روش PCR با آغازگر مربوط به ژن *GUS* به کار رفت.

تلقیح ریشه‌های موبین با لارو نماتد و بررسی مقاومت

ریشه‌های موبین تراریخته از هر سه سری تراریختی، نخست تکثیر، و سپس قطعات ریشه موبین با ۶-۸ تکرار در ظروف پتری کشت شدند. حدود ۳۰۰ لارو نماتد سیستی یک هفته سن بر طبق روش پائول و همکاران (۱۲) در مجاورت ریشه‌های

یا به اختصار pBinOF2 (ترکیب ژن *OF2* با pBin121 تغییر یافته) تهیه شد. با انتقال این پلاسمیدها به آگروباکتریوم ریزوژنز و سپس تراریختی گیاه، اثر ژنهای *OF2* و *VAP* با توجه به نوع پروموتور آنها در ایجاد مقاومت به نماتد چغندر قند ارزیابی گردید.

تولید ریشه‌های موین، سنجش فعالیت آنزیم GUS و آزمون PCR

پس از ۱۰ روز از آغاز تلقیح بافت‌های گیاهی با آگروباکتریوم ریزوژنز، نخستین ریشه‌های موین ظاهر شدند. ریشه‌ها، عمدتاً از دو انتهای دم‌برگ به صورت یک تا چند ریشه تولید شدند. ریشه‌های موین در سه سری تراریختی مربوط به سه پلاسمید دوگانه پس از سه هفته از آغاز کشت شمارش گردیدند (جدول ۱).

رنگ‌آمیزی ریشه‌های موین حاصل از تراریختی با pAMOF2 و pAMVAP با محلول رنگ‌آمیزی GUS، نشان داد که به ترتیب ۳۳ و ۳۸ درصد از ریشه‌های موین تراریخته هستند، و حامل T-DNA مربوط به ناقل‌های دوگانه مذکور می‌باشند (جدول ۱)، و رنگ آبی را در محل‌های مختلف ریشه نشان می‌دهند (شکل ۴). تراریخته بودن ریشه‌های موین حاصل از تراریختی با pBinOF2، که ژن GUS در مجاورت پروموتور القایی *HsI^{pro-1}* قرار داشت و فاقد ابراز در شرایط طبیعی بود، تنها از طریق PCR تأیید گردید. همان‌طور که در شکل ۵ دیده می‌شود، ۲۵ درصد ریشه‌های موین حاصل از تراریختی حامل ژن GUS هستند (جدول ۱ و شکل ۵).

تلقیح ریشه‌های موین با لارو نماتد و بررسی مقاومت

پس از گذشت ۱۰ روز، چند سیست نماتد، که آخرین مرحله تکامل لاروهای ماده هستند، روی ریشه‌های موین تلقیح شده با لارو نماتد تشکیل گردید. با شمارش این سیست‌ها و مقایسه آنها مشخص شد که شماری از ریشه‌های موین از هر یک از سه سری تراریختی، دارای مقاومت نسبی به خسارت نماتد در مقایسه با نمونه‌های کنترل منفی هستند (جداول ۲، ۳ و ۴).

Hs1-cDNA بوده، و یک قطعه بزرگ که باقی‌مانده ناقل پلاسمیدی فاقد Hs1-cDNA است، تشکیل می‌گردد. این قطعه که از ژل جدا، خالص و دفسفریله شد، به عنوان ناقل پلاسمیدی جدید برای دریافت ژن *OF2* به کار رفت.

هضم آنزیمی پلاسمیدهای نو ترکیب

پس از مرحله اتصال و تراریختی محصولات آن در باکتری *E. coli* برای تأیید حضور ژنهای *OF2* و *VAP* در پلاسمید pAM194 از هضم آنزیمی با *EcoRI*، و برای تأیید حضور ژن در پلاسمید pBin121 تغییر یافته از هضم آنزیمی با *XbaI* استفاده گردید. با توجه به حضور یک ناحیه برش *EcoRI* در میان ژنهای *OF2* و *VAP* (علاوه بر دو انتهای هر یک از ژنها) پس از هضم کامل آنزیمی پلاسمیدهای نو ترکیب pAM194، قطعات مربوط به ژنهای *OF2* و یا *VAP* تولید شد.

در مورد هضم آنزیمی *OF2* با غلظت کامل آنزیم *XbaI*، قطعه کوچک تولید شده نشانه ژن کامل *OF2* با اندازه مورد انتظار بود. هم‌چنین، پس از هضم آنزیمی پلاسمیدهای نو ترکیب pBin121 تغییر یافته، قطعه کاملی از ژن *OF2* ایجاد گردید.

نتایج PCR پلاسمیدهای نو ترکیب

روش PCR با جفت آغازگرهای متفاوت، که در ناحیه پروموتری و یا درون ORF (Open reading frame) مربوط به ژنهای *OF2* و یا *VAP* قرار داشتند، برای پلاسمیدهای تأیید شده با روش هضم آنزیمی صورت گرفت. پس از الکتروفورز و رنگ‌آمیزی نمونه‌ها، ظهور نوار مورد انتظار در ژل، نشانه همسو یا صحیح بودن جهت ژن، و عدم ظهور نوار مورد انتظار نشانه ناهمسو (Antisense) یا ناصحیح بودن جهت ژن در پلاسمید بود (شکل‌های ۱، ۲ و ۳).

بدین ترتیب، سه پلاسمید یا سازه جدید به نام‌های pAM-FLOxF2R.2 یا به اختصار pAMOF2 (ترکیب ژن *OF2* با پلاسمید pAM194)، pAM-FLVAP یا به اختصار pAMVAP (ترکیب ژن *VAP* با پلاسمید pAM194) و pBin-FLOxF2R.2

جدول ۱. نتایج رنگ‌آمیزی GUS و آزمون PCR برای ریشه‌های مویین حاصل از تراریختی دم‌برگ چغندرقد با آگروباکتریوم ریزوژنز حامل یکی از پلاسمیدهای *pAMOF2*, *pBinOF2* و *pAMVAP*

نام پلاسمید	شمار جداگشت	درصد ریشه‌های مویین به شمار جداگشت	درصد ریشه‌های مویین <i>GUS</i> ⁺	درصد ریشه‌های مویین <i>PCR</i> ⁺
<i>pAMOF2</i>	۲۸۰	۶۵	۳۳	NA
<i>pBinOF2</i>	۲۸۰	۵۰	NA	۲۵
<i>pAMVAP</i>	۲۸۰	۳۵	۳۸	NA

NA: نیاز به آزمون نبوده است.

M 1 2 3 4 5 6 7 8 9 10 11 12 13 14 15 16 17 M



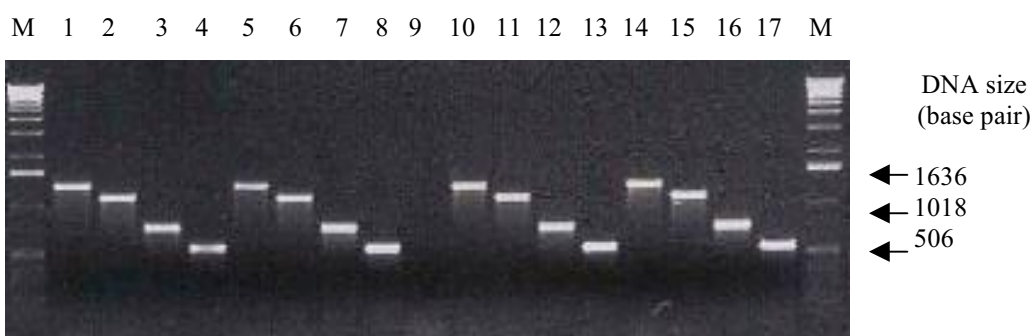
شکل ۱. نتایج PCR دو نمونه پلاسمید نو ترکیب *pAM-FLOxF2R.2* با به اختصار *pAMOF2* با آغازگرهای مختلف برای تأیید همسو بودن جهت ژن *OF2* در مجاورت پروموتور *CaMV35S*

M: نشانگر مولکولی تعیین اندازه DNA (1KB ladder)

۱. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید *pAMOF2* با آغازگرهای 35S, 5R13
۲. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید *pAMOF2* با آغازگرهای 35S, FLOxR
۳. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید *pAMOF2* با آغازگرهای FLOxF2, 5R13
۴. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید *pAMOF2* با آغازگرهای FLOxF2, FLOxR
۵. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید *pAMOF2* با آغازگر - 35S (اولین کنترل منفی)
۶. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید *pAMOF2* با آغازگر - FLOxF2 (دومین کنترل منفی)
۷. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید *pAMOF2* با آغازگر FLOxF2, - (سومین کنترل منفی)
۸. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید *pAMOF2* با آغازگر 5R13, - (چهارمین کنترل منفی)
۹. محصول PCR برای Master Mix واکنش PCR بدون DNA الگو (پنجمین کنترل منفی)
- ۱۰ تا ۱۷. محصولات PCR برای نمونه دو پلاسمید *pAMOF2* با آغازگرهای به کار رفته به ترتیب در ستون‌های ۱-۸

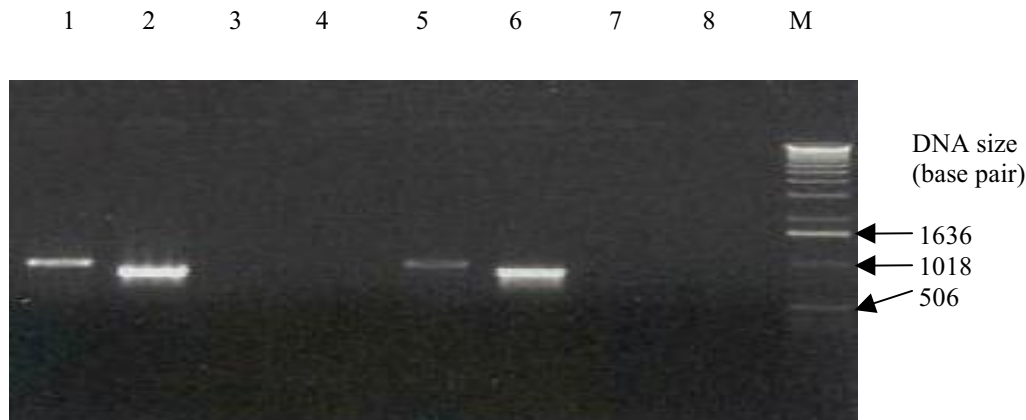
ریشه‌های مویین تراریخته AMVAP، در مقایسه با شاهد منفی، حداکثر تا ۵۲ درصد توانسته‌اند از تشکیل سیستم جلوگیری کنند. پائول و همکاران (۱۲) برای تأیید توارث پذیری صفت مقاومت به نماتد سیستمی چغندرقد، از روش تراریختی با کمک آگروباکتریوم ریزوژنز استفاده کردند. بدین ترتیب که یک وارپته چغندرقد حساس به نماتد و یک لاین چغندر منوتلوزومیک (Monotelosomic) حامل ژن مقاومت به نماتد را با باکتری فوق تلقیح کرده، ریشه‌های مویین حاصل را در مجاورت ۳۰۰ لارو نماتد قرار داده و پس از چهار هفته،

در مورد اثر ژن‌های *OF2* و *VAP* در ریشه‌های مویین حاصل بر اساس درصد سیستم‌های تشکیل شده به لاروهای تلقیح شده، مشخص شد که ژن *OF2* در مجاورت پروموتور القایی ژن *HsI^{pro-1}* نسبت به ژن *OF2* در مجاورت پروموتور ذاتی *CaMV35S*، اثر قوی‌تری در کنترل لاروهای نماتد داشته است. به طوری که در برخی از ریشه‌های مویین تراریخته *BinOF2* هیچ سیستمی تشکیل نشده، و این ریشه‌ها از تکامل طبیعی لارو نماتد به سیستم کاملاً جلوگیری کرده‌اند. در مورد اثر ژن *VAP* بر لارو نماتد، به نظر می‌رسد که



شکل ۲. نتایج PCR چهار نمونه پلاسمید نو ترکیب pBin-FLOxF2R.2 یا به اختصار pBinOF2 با آغازگرهای مختلف برای تأیید همسو بودن جهت ژن *OF2* در مجاورت پروموتر *HsI^{pro-1}*

- M : نشانگر مولکولی تعیین اندازه DNA (1KB ladder)
۱. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید pBinOF2 با آغازگرهای 1832DKT1, FLOxR
 ۲. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید pBinOF2 با آغازگرهای 5R13, 1832DKT1
 ۳. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید pBinOF2 با آغازگرهای FLOxF2, FLOxR
 ۴. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید pBinOF2 با آغازگرهای FLOxF2, 5R13
 - ۵ تا ۸. محصولات PCR برای نمونه دو پلاسمید pBinOF2 با آغازگرهای به کار رفته به ترتیب در ستون‌های ۱-۴
 ۹. محصول PCR برای Master Mix واکنش PCR بدون DNA الگو (کنترل منفی)
 - ۱۰ تا ۱۳. محصولات PCR برای نمونه سه پلاسمید pBinOF2 با آغازگرهای به کار رفته به ترتیب در ستون‌های ۱-۴
 - ۱۴ تا ۱۷. محصولات PCR برای نمونه چهار پلاسمید pBinOF2 با آغازگرهای به کار رفته به ترتیب در ستون‌های ۱-۴



شکل ۳. نتایج PCR دو نمونه پلاسمید نو ترکیب pAM-FLVAP یا به اختصار pAMVAP با آغازگرهای مختلف برای تأیید همسو بودن جهت ژن *VAP* در مجاورت پروموتر *CaMV35S*

- M : نشانگر مولکولی تعیین اندازه DNA (1KB ladder)
۱. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید pAMVAP با آغازگرهای 35S, FLVAP
 ۲. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید pAMVAP با آغازگرهای F2BVAP, FLVAP
 ۳. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید pAMVAP با آغازگر --, F2BVAP (اولین کنترل منفی)
 ۴. محصول PCR برای نمونه یک پلاسمید pAMVAP با آغازگر --, FLVAP (دومین کنترل منفی)
 - ۵ تا ۸. محصولات PCR برای نمونه دو پلاسمید pAMVAP به کار رفته به ترتیب در ستون‌های ۱-۴



شکل ۴. ریشه‌های موئین تراریخته حامل ژن *GUS* با پرموتر *CaMV35S* پس از رنگ‌آمیزی. لکه‌های آبی در ریشه‌های موئین بیان ژن *GUS* را نشان می‌دهند.



شکل ۵. نتایج آزمون PCR برای ریشه‌های موئین تراریخته *BinOF2* برای تشخیص ژن *GUS*

۱. نشانگر مولکولی تعیین اندازه DNA (1KB ladder)
۲. محصول PCR برای DNA پلاسمید pAM194 (کنترل مثبت)
۳. محصول PCR برای DNA ژنومی ریشه موئین فاقد ژن *GUS* (اولین کنترل منفی)
۴. محصول PCR برای Master Mix بدون DNA الگو (دومین کنترل منفی)
- ۵ تا ۹. محصول PCR برای DNA های ژنومی ریشه‌های موئین حاصل از تراریختی سری *BinOF2*

جدول ۲. نتایج شمارش سیستم‌های نماتد روی ریشه‌های موئین چغندر قند تراریخته *AMOF2*، پس از ۱۰ روز از آغاز تلقیح با لارو نماتد

شمار ریشه‌های موئین تراریخته مستقل	میانگین شمار سیستم نماتد روی ریشه‌های موئین	درصد سیستم‌های تشکیل شده به لاروهای تلقیح شده
فاقد ژن <i>OF2</i> (شاهد منفی)	۷/۷	۲/۵۷
۱۳	۵	۱/۶۷
۱۸	۶/۲	۲/۰۷
۲۰	۶/۳	۲/۱۰
۲۲	۳/۳	۱/۱۰
۲۷	۲/۳	۰/۷۷
۳۷	۱/۳	۰/۴۳
۴۳	۲/۳	۰/۷۷
۴۴	۱/۸	۰/۶
۵۳	۵/۳	۱/۷۷
۵۵	۵/۷	۱/۹۰

جدول ۳. نتایج شمارش سیستم‌های نماتد روی ریشه‌های مویین چغندر قند تراریخته BinOF2، پس از ۱۰ روز از آغاز تلقیح با لارو نماتد

شمار ریشه‌های مویین تراریخته مستقل	میانگین شمار سیستم نماتد روی ریشه‌های مویین	درصد سیستم‌های تشکیل شده به لاروهای تلقیح شده
فاقد ژن OF2 (شاهد منفی)	۷/۷	۲/۵۷
۶	۲	۰/۶۷
۱۳	۳/۵	۱/۱۷
۱۹	۰	۰
۲۹	۲/۵	۰/۸۳
۳۱	۱/۵	۰/۵
۳۲	۵	۱/۶۷
۳۳	۰/۵	۰/۱۷
۳۹	۰/۵	۰/۱۷
۴۰	۰/۵	۰/۱۷

جدول ۴. نتایج شمارش سیستم‌های نماتد روی ریشه‌های مویین چغندر قند تراریخته AMVAP، پس از ۱۰ روز از آغاز تلقیح با لارو نماتد

شمار ریشه‌های مویین تراریخته مستقل	میانگین شمار سیستم نماتد روی ریشه‌های مویین	درصد سیستم‌های تشکیل شده به لاروهای تلقیح شده
فاقد ژن VAP (شاهد منفی)	۷/۷	۲/۵۷
۸	۷/۵	۲/۵
۱۴	۵	۱/۶۷
۱۵	۷/۵	۲/۵
۱۷	۳/۷	۱/۲۳
۲۶	۶/۲	۲/۰۷
۲۷	۹	۲/۶۳
۲۸	۵	۱/۶۷
۳۰	۵/۳	۱/۷۷
۴۴	۷/۲	۲/۴
۵۰	۶	۲

سیستم‌های تشکیل شده روی ریشه را شمردند. ایشان دریافتند که در لاین موتولوزومیک مقاوم تنها یک درصد لاروها به سیستم تبدیل شده بودند. در حالی که این میزان در واریته حساس چغندر قند در حدود ۸-۱۵ درصد بود.

کای و همکاران (۲) ژن *HsI^{pro-1}* را با روش همسانه سازی موضعی (Positional cloning) از گونه وحشی *Beta procumbens* جدا، و پس از انتقال به چغندر قند حساس، ریشه‌های مویین مقاوم به نماتد سیستمی ایجاد کردند. لاروهای این نماتد به ریشه‌های مقاوم و حساس چغندر حمله می‌کنند، ولی لاروهای ماده در گیاهان مقاوم قادر به تکمیل چرخه زندگی خود و تشکیل سیستم حاوی تخم نیستند (۲).

مقایسه نتایج بررسی‌های حاضر با نتایج آزمایش‌های فوق نشان می‌دهد که در بعضی از ریشه‌های مویین تراریخته، نحوه و میزان بیان ژن *OF2* به گونه‌ای است که منجر به مقاومتی کامل در برابر لاروهای نماتد سیستمی چغندر قند شده است. همچنین، دیده می‌شود که درصد سیستم‌های تشکیل شده در ریشه‌های مویین تراریخته مستقل برای هر یک از ژن‌های وارد شده متفاوت از یکدیگر هستند. یکی از دلایل احتمالی این تنوع، به اثر موقعیت مکانی (Position effect) ژن وارد شده در گیاه مربوط است.

منابع مورد استفاده

1. Ballvora, A., J. Hesselbach, J. Newohner, D. Leister, F. Salamini and C. Gebhardt. 1995. Marker enrichment and high resolution map of the segment of potato chromosome VII harbouring the nematode resistance gene *Gro1*. Mol. Gen. Genet. 249: 82-90.
2. Cai, D., M. Kleine, S. Kifle, H. J. Harloff, N. N. Sandal, K. A. Marcker, R. Klein-Lankhorst, E. M. J. Salentijn, W. Lange, W. Stiekema, U. Wyss, F. M. W. Grundler and C. Jung. 1997. Positional cloning of a gene for nematode resistance in sugar beet. Sci. 275: 832-834.
3. Concibido, V. C., D. Lauge, R. Denny, J. Orf and N. D. Young. 1997. Genome mapping of soybean cyst nematode resistance genes in "Peking", PI 90763, and PI 88788 using DNA markers. Crop Sci. 37: 258-264.
4. Gamborg, O. L., R. A. Miller and K. Ojima. 1968. Nutrient requirements of suspension cultures of soybean root cells. Exp. Cell Res. 50(1): 151-158.
5. Ganai, M. W. and S. D. Tanksley. 1996. Recombination around the *Tm2a* and *Mi* resistance genes in different crosses of *Lycopersicon peruvianum*. Theor. Appl. Genet. 92: 101-108.
6. Gheysen, G., W. Van Der Eycken, N. Barthels, M. Karimi and M. Van Montagu. 1996. The exploitation of nematode-responsive plant genes in novel nematode control methods. Pestic. Sci. 47: 95-101.
7. Jacobs, J. M. E. 1996. Mapping of resistance to the potato cyst nematode *Globodera rostochiensis* from the wild potato species *Solanum vernei*. Molecular Breed. 2: 51-60.
8. Jefferson, R. A., T. A. Kavanagh and M. W. Bevan. 1987. GUS fusions: β -glucuronidase as a sensitive and versatile gene fusion marker in higher plants. EMBO J. 6: 3901-3907.
9. Jung, C., D. Cai and M. Kleine. 1998. Engineering nematode resistance in crop species. Trends in Plant Sci. 3: 266-271.

10. Kleine, M., H. Voss, D. Cai and C. Jung. 1998. Evaluation of nematode resistant sugar beet (*Beta vulgaris* L.) lines by molecular analysis. Theor. Appl. Genet. 97: 896-904.
11. Maniatis, T., E. F. Fritsch and J. Sambrook. 1982. Molecular Cloning: A Laboratory Manual. Cold Spring Harbor Lab., Cold Spring Harbor, NY.
12. Paul, H., J. E. M. Deelen B. Henken, S. M. Bock, W. Lange and F. A. Krens. 1990. Expression *In vitro* of resistance to *Heterodera schachtii* in hairy roots of an alien monotelosomic addition plant of *Beta vulgaris*, transformed by *Agrobacterium rhizogenes*. Euphytica 48: 153-157.
13. Sandal, N. N., E. M. J. Salentijn, M. Kleine and D. Cai. 1997. Backcrossing of nematode-resistant sugarbeet: a second nematode resistance gene at the locus containig *HsI^{Pro-1}*. Molecular Breed. 3: 471-480.
14. Sasser, J. N. and D. W. Freckmann. 1987. Vistas on Nematology. Society of Nematologists, Hyattsville, USA.
15. Whitney, E. D. and E. Duffus. 1991. Compendium of Beet Diseases and Insects. The American Phytopathological Society Press, USA.