

تولید گیاهان بدون گلبرگ آرابیدوپسیس با خاموش نمودن ژن *PISTILLATA(PI)* از طریق RNAi

علی محمد شکیب، علی رضا سیفی، مهناز عروجلو، مانا احمد راجی
پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی ایران. بلوار شهید فهمیده، قبل از ترمینال شهید کلانتری کرج
فاکس ۲۷۰۳۵۳۶ e-mail: amshakib@lycos.com

چکیده

تکنیک RNAi روش جدید و کارآیی است برای خاموش نمودن ژن که در سال های اخیر مورد توجه زیادی قرار گرفته است. در این آزمایش ژن *PISTILLATA(PI)* که در کنترل تشکیل و نمو گلبرگ دخالت دارد با استفاده از تکنیک RNAi خاموش گردید. برای این منظور قطعه ۲۰۹ جفت بازی از ژن *PI* از طریق RT-PCR تکثیر و روی ناقل مناسب در جهت سنس-آنتی سنس برای تولید RNA دو رشته ای کلون گردید. سازه مولکولی سپس از طریق آگروباکتیریوم به گیاهان آرابیدوپسیس منتقل شد که موجب خاموشی ژن *PI* و بروز فنوتیپ بدون گلبرگ در گیاهان تراریخته شد.

مقدمه

بیماری پوسیدگی اسکروتینیایی ساقه (Sclerotinia Stem Rot) که در اثر قارچ *Sclerotinia sclerotiorum* ایجاد می شود مشکل اساسی کلزا در بیشتر نقاط دنیا است. شدت بیماری در شرایط آب و هوایی گرم و مرطوب شمال کشور که مصادف با زمان گلدهی کلزا می باشد بیشترین شدت را دارد (۳)، و لذا خسارت قابل توجهی به کشت و کار کلزا در این مناطق وارد می آورد (۱). از آنجایی که ارقام مقاوم وجود ندارد مبارزه با این بیماری از طریق رعایت تناوب چند ساله و استفاده از قارچ کشها توصیه گردیده است که خود مشکلاتی به همراه دارند. وجود گلبرگ در شیوع بیماری بسیار مهم است چرا که جوانه زدن اسپور های قارچ روی گلبرگ های کلزا شروع و سپس به برگ ها و ساقه ها (نقاط حمله قارچ به میزبان) منتقل می شود (۴). بنابراین تولید واریته های بدون گلبرگ کلزا می تواند از خسارت های ناشی از بیماری پوسیدگی اسکروتینیایی ساقه جلوگیری نماید. حذف گلبرگ ها همچنین می تواند باعث بالا رفتن کارایی فتوسنتز و افزایش عملکرد شود (۲، ۶). تشکیل و رشد اعضای گل توسط ژن های خانواده MADS-box که فاکتور های نسخه برداری را کد می کنند کنترل می شود (۷). از بین این ژنها، ژن *PISTILLATA(PI)* تشکیل گلبرگ را کنترل می کند. مطابق مدل ژنتیکی ABC می توان پیش بینی نمود خاموش نمودن ژن *PI* باعث ایجاد فنوتیپ بدون گلبرگی نماید. خاموش نمودن ژن از طریق RNAi روش جدید و کارآیی است که در سال های اخیر مورد توجه زیادی قرار گرفته است. هدف از این مطالعه بررسی امکان حذف گلبرگ گیاه مدل آرابیدوپسیس از طریق تکنیک RNAi بوده است.

مواد و روش ها

از گیاهان آرابیدوپسیس اکوئیپ کلمبیا در مرحله گلدهی RNA استخراج شده و سپس mRNA از آن جدا شد. ۱۰۰ نانوگرم از mRNA بعنوان الگو برای ساخت cDNA مورد استفاده قرار گرفت. cDNA ساخته شده به عنوان الگو برای واکنش PCR با استفاده از آغاز گر های اختصاصی ژن *PI* استفاده شد. نیمی از محصول تکثیر شده همراه با ناقل با آنزیم های *AscI* و *SwaI* هضم شده و پس از الکتروفورز از ژل تخلیص شد. قطعه تکثیر شده روی ناقل در جهت سنس الحاق شد. نیم دیگر محصول PCR و نیز کلون سنس مرحله قبل با آنزیم های *PacI* و *SpeI* هضم شده و پس از خلص سازی به هم دیگر الحاق شدند تا سازه نهایی سنس-آنتی سنس ژن *PI* بدست آید. سازه ساخته شده به کمک آگروباکتیریوم به روش floral dip به گیاهان آرابیدوپسیس منتقل گردید. بذور حاصل از گیاهان تیمار شده در پایان دوره رشد برداشت و کشت گردیدند. گیاهان رشد یافته با محلول حاوی فسفینوتریپسین بعنوان عامل گزینش تیمار شدند. گیاهان تراریخته مقاوم در ادامه رشد مورد ارزیابی های فنوتیپی قرار گرفتند.

نتایج و بحث

با استفاده از پرایمر های اختصاصی و به کمک RT-PCR قطعه ۲۰۹ جفت بازی از ژن *PI* تکثیر و روی ناقل مناسب در جهت سنس و آنتی سنس مناسب برای تولید RNA دو رشته ای کلون گردید. پلاسمید نو ترکیب ساخته شده توسط روش آگروباکتیریوم به گیاهان آرابیدوپسیس منتقل شد. گیاهان تراریخته با استفاده از ماده علف کش فسفینوتریپسین گزینش گردیدند. گل های تولید شده توسط گیاهان تراریخته در مقایسه با گیاهان شاهد فاقد گلبرگ بودند و در ادامه رشد تولید میوه و بذر نمودند. رشد و نمو میوه و دانه عادی و مانند گیاهان شاهد بود. نتایج این تحقیق نشان داد که با استفاده از قطعه کوچکی از ژن *PI* می توان آنرا از طریق RNA دو رشته ای خاموش کرده و از تشکیل و رشد گلبرگ جلوگیری نمود. تولید RNA دو رشته ای می تواند در یک فرایند دقیق و بطور اختصاصی بیان ژن هدف را تحت تاثیر قرار داده و از آن جلوگیری نماید. با توجه به خویشاوندی بین کلزا و آرابیدوپسیس انتظار می رود که انتقال این ژن به کلزا نیز تولید فنوتیپ

بدون گلبرگ نماید که در این صورت بکارگیری گیاهان دارای این صفت می‌تواند مانع از خسارت بیماری اسکروتینیا گردد. انتقال سازه حاوی *PI* به کلزا در دست اقدام است.

منابع مورد استفاده:

- ۱- رودی، د. رحمانپور، س. جاویدفر، ف. ۱۳۸۲. زراعت کلزا. مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر.
- 2- Becker, H C, Loptien, H and Robbelen, G 1999. Breeding: an overview. In: C. Gómez-Campo C (ed). Biology of *Brassica* Coenospecies. Elsevier, Amsterdam. pp: 413-447
- 3- Jammaux D I, Gelie B, and Lamarque C, 1994. Early stages of infection of rapeseed petals and leaves by *Sclerotinia sclerotiorum* revealed by scanning electron microscopy. Plant Pathology (Oxford) 44: 22-30.
- 4- Larmarque C, 1983. Conditions climatiques qui favorisent le processus naturel de la contamination du colza par le *Sclerotinia sclerotiorum*. Proc. 6th international Congress Paris France. 957-962.
- 5- Lefol C, and Morrall, R A A 1996. Immunofluorescent staining of sclerotinia ascospores on canola petals. Canadian Journal of plant path. 18: 237-241.
- 6- Pierre, J, Pierre, J S, Marilleau R, Pham- Deleque M H, Tanguy X and Renard, M 1996. Influence of the apetalous character in rape (*Brassica napus*) on foraging behaviour of honeybees (*Apis mellifera*). Plant Breed. 115: 484-487.
- 7- Riechmann, J L, and Meyerowitz, E M 1997. MADS box proteins in plant development. Biological Chemistry 378, 1079-1101.