



## انگشت‌نگاری ژنتیکی جدایه‌های عامل نوار قهوه‌ای برنج با استفاده از ERIC-PCR

مأده تقی‌پور<sup>۱\*</sup>، حشمت‌اله رحیمیان<sup>۱</sup>، ولی‌اله بابائی‌زاد<sup>۱</sup> و محمد علوی<sup>۲</sup>

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد، استاد، استادیار بیماری شناسی گیاهی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری

۲- کارشناس ارشد بیماری شناسی گیاهی، پژوهشکده ژنتیک و زیست فناوری طبرستان

\*maedeh.taghipour@gmail.com

### چکیده

بیماری نوار قهوه‌ای برنج (brown stripe of rice) یکی از بیماری‌های شایع در خزانه‌های برنج (*Oryza sativa* L.) می‌باشد. به منظور بررسی تنوع ژنتیکی جدایه‌ها، نمونه برداری از خزانه های برنج از نقاط مختلف استان مازندران صورت پذیرفت. عامل بیماری بر اساس آزمون‌های بیوشیمیایی، فیزیولوژیکی و بیماری‌زایی (*Aaa*) *Acidovorax avenae* subsp. *avenae* تشخیص داده شد. اثر انگشت ژنتیکی حاصل از ERIC-PCR با یکدیگر و با جدایه های مرجع ارزیابی گردید. مقایسه نقوش قطعات DNA تکثیر شده در ERIC-PCR نشان داد که جدایه‌ها در سطح تشابه ۲۰ درصد در دو گروه قرار گرفتند و نیز گروهها با تشابه ۳۵ و ۶۵ درصد به ترتیب به ۵ و ۱۰ گروه افزایش یافتند که این نتایج نشان دهنده وجود تنوع زیاد در این زیر گونه است. اکثر جدایه‌ها (۱۴ جدایه از ۲۰ جدایه) با جدایه مرجع *Aaa* در یک گروه قرار گرفتند. پیش از این گزارشی در زمینه وجود سطح بالایی از تنوع ژنتیکی در جمعیت‌های این عامل باکتریایی در دست نبوده است.

کلمات کلیدی: تنوع ژنتیکی، نوار قهوه‌ای برنج، ERIC-PCR.

### مقدمه

برنج *Oryza sativa* L. یکی از گیاهان دیپلوئید تیره گندمیان است که پس از گندم دومین محصول استراتژیک دنیا محسوب می‌شود (شریف نبی، ۱۳۸۹). از بیماری‌های باکتریایی برنج می‌توان نوار قهوه‌ای برنج را نام برد که علائم آن روی گیاهچه‌های برنج در خزانه قابل مشاهده است. عامل این بیماری *Acidovorax avenae* معرفی شده است (Rahimian, 1986). با توجه به اینکه نزدیک به نیمی از سطح زیر کشت برنج کشور به استان مازندران تعلق دارد (مجنون حسینی، ۱۳۹۰) شناسایی و بررسی تنوع ژنتیکی عوامل بیماری‌زای این محصول، از جمله جدایه‌های باکتری فوق، از نظر تدوین راهبردهای منتهی به کنترل بیماری‌ها، حائز اهمیت می‌باشد.

### مواد و روش‌ها

از برگ‌های دارای علائم نواری باکتریایی نشاهای برنج در استان مازندران نمونه برداری و جهت شناسایی و بررسی تنوع



ژنتیکی عامل بیماری به آزمایشگاه منتقل گردید. جداسازی باکتری طبق روش های متداول صورت گرفت. آزمون های بیوشیمیائی، فیزیولوژیکی و بیماری زائی بر اساس روش های متداول باکتری شناسی برای شناسائی جدایه ها بکار رفت (Schaad *et al.* 2001).

### استخراج DNA ژنومی

جدایه ها پس از دو روز رشد روی محیط آگار غذائی در دمای C ۲۸ - ۲۵، در آب مقطر استریل به صورت سوسپانسیون در آمدند. به هر سوسپانسیون به اندازه ۵۰-۲۵ میکرولیتر هیدروکسید پتاسیم ۵٪ اضافه شد. نمونه ها به مدت دو تا سه دقیقه در آب جوش قرار داده شدند. نمونه ها به مدت ۱۰ دقیقه در ۱۲۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ شده و سپس لایه بالائی به عنوان نمونه حاوی DNA برداشته شد. از این نمونه ها، به عنوان DNA قالب در واکنش های زنجیره ای پلیمرز (PCR) استفاده شد.

### انگشت نگاری DNA با PCR - ERIC

انگشت نگاری DNA ژنومی با PCR - ERIC با استفاده از آغازگرهای ERIC1R (5'-ATGTAAGCT CCTGGG GATTAC-3') و ERIC2 (5'-AAGTAAGTACTGGGGTG AGCG-3') طبق روش های توصیه شده و با کمی تغییر انجام گردید (Versalovic *et al.* 1991). واکنش ها به حجم ۲۵ میکرولیتر شامل ۲/۵ میکرولیتر بافر PCR 10x، ۲/۵ میلی مولار MgCl<sub>2</sub>، ۰/۲ میلی مولار از مخلوط dNTP، ۴۰ پیکومول از هر یک از آغازگرها، ۱/۵ میکرولیتر از نمونه حاوی DNA الگو و ۱/۵ واحد آنزیم تک پلیمرز انجام شد.

پنج میکرولیتر از محصول PCR با دو میکرولیتر محلول بارگذاری نمونه حاوی ۴۰٪ گلیسرول و ۰/۱ درصد برم فنل بلو مخلوط شد. الکتروفورز در ولتاژ ثابت ۸۰ ولت انجام پذیرفت. برای تعیین اندازه قطعات از نشانگر ۱ kb (ساخت شرکت Lithuania, Fermentas) استفاده گردید. ژل با اتیدیوم بروماید (محلول ۰/۵ میکروگرم در میلی لیتر) رنگ آمیزی و از آن عکس برداری شد (Ausubel *et al.* 1992). گروه بندی جدایه ها با مقایسه نقوش قطعات DNA در ژل و نمره دهی بر پایه وجود یا عدم وجود قطعات همسان و با استفاده از ضریب تشابه جاکارد صورت گرفت. دندروگرام با روش مقایسه جفت ها از طریق میانگین های بی وزن (UPGMA) و با استفاده از نرم افزار NTSYS 2.02 ترسیم گردید.

### نتایج و بحث

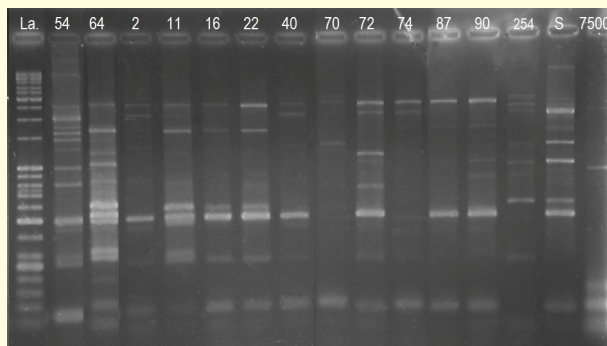
پس از کشت نمونه های دارای علائم نوار قهوه ای و بر اساس نتایج آزمون های بیوشیمیائی و فیزیولوژیکی، ۲۰ جدایه از گیاهچه برنج به عنوان *Acidovorax avenae* subsp. *avenae* شناسائی و برای بررسی تنوع ژنوتیپی به کار برده شدند. در انگشت نگاری ژنتیکی DNA ژنومی با ERIC-PCR (شکل ۱) جدایه ها در سطح تشابه ۲۰ درصد در دو گروه قرار گرفتند و در سطوح تشابه ۳۵ و ۶۵ درصد، آنها به ترتیب به ۵ و ۱۰ گروه دسته بندی شدند که نشان دهنده وجود تنوع زیاد در این زیر گونه است. اکثر (۶۶ درصد) جدایه ها با جدایه مرجع *Aaa* ICMP 254 (International Collection of Microorganisms from Plants, Auckland, New Zealand) در یک گروه قرار گرفتند. جدایه مرجع *A.a.* subsp. *citrii* با سایر جدایه ها در گروه دیگری واقع شد (شکل ۲).

## پانزدهمین همایش ملی برنج کشور

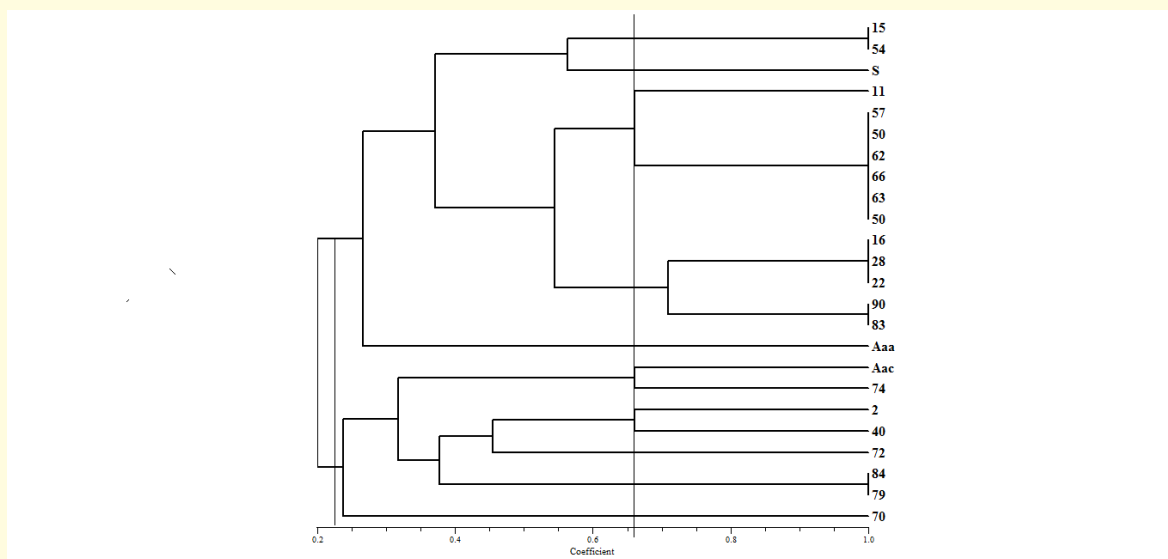
دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری - پژوهشکده ژنتیک و زیست فناوری کشاورزی طبرستان

۱-۲ اسفند ۱۳۹۱

(معمور جالش های تولید پایدار)



شکل ۱- نقوش قطعات حاصل از تکثیر DNA جدایه‌های *Acidovorax avenae subsp. avenae* با ERIC-PCR در ژل آگارز ۱/۵٪ رنگ شده با اتیدیوم بروماید. ستون‌ها 54,64,2,11,16,22,40,70,72,74,87,90: جدایه های برنج. S, 254: جدایه مرجع *Aaa* 7500: جدایه مرجع *Aac*. La: نشانگر جرم مولکولی.



شکل ۲- دندروگرام الگوی اثر انگشت جدایه‌ها در آزمون ERIC-PCR. جدایه‌های شماره 54,64,2,11,16,22,40,70,72,74,87,90: جدایه های *Acidovorax avenae subsp. avenae* از خزانه‌های برنج مازندران. S, 254: جدایه مرجع *Aaa*. 7500: جدایه مرجع *Aac*

تحقیق حاضر نشانگر وجود تنوع قابل ملاحظه‌ای در جمعیت‌های *Aaa* در گیاهچه برنج از نظر زمینه ژنتیکی است. تنوع جدایه‌ها می‌تواند نشانه بروز تغییرها، اضافه یا حذف شدن‌ها و جهش‌هایی باشد که به مرور زمان در جمعیت‌های باکتری اتفاق افتاده‌است. این تحقیق اولین گزارش از وجود تنوع ژنتیکی جدایه‌های عامل نوار قهوه‌ای برنج می‌باشد.

## پانزدهمین همایش ملی برنج کشور

دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری - پژوهشکده ژنتیک و زیست فناوری کشاورزی طبرستان

۱-۲ اسفند ۱۳۹۱

(معمور چالش های تولید پایدار)



### منابع

- شریفنبی ب ، ۱۳۸۹. بیماری های گیاهان زراعی. دانشگاه صنعتی اصفهان.  
مجنون حسینی ن، ۱۳۹۰. زراعت غلات. انتشارات دانشگاه تهران.  
Ausubel, F. M., R. Brent, R. E. Kingston, D. D. Moore, J. A. Smith, J. G. Seidman, and K. Struhl. 1992. Current Protocols in Molecular Biology. Green Publishing Associates, Wiley Interscience, New York.  
Rahimian H, 1986. Incidence of bacterial stripe of rice in Iran. Iran Agricultural Research. 5: 63- 71.  
Schaad, N. W., J. B. Jones, and W.Chun. 2001. Laboratory Guide for Identification of Plant Pathogenic Bacteria. 3rd ed. Pp.235-250. APS Press  
Versalovic, J., T. Koeuth, and J. R Lupski. 1991. Distribution of repetitive DNA sequence in eubacteria and application to fingerprinting of bacterial genomes. Nucleic Acids Research. 19: 6823-6831