

بررسی کترل بیولوژیک بیماری سوختگی غلاف برگ برنج ناشی از قارچ *Rhizoctonia solani* توسط برخی باکتری‌های آنتاگونیست در استان گیلان

محمد کاظم زاده^{۱*}- علی روستایی^۲- فریدون پاداشت^۳- غلام خداکرمیان^۴

تاریخ دریافت: ۱۳۸۹/۱۲/۱۵

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۰/۱۰/۲۵

چکیده

از میان ۱۶۰ نمونه جمع آوری شده از مزارع برنج استان گیلان شامل گیاه برنج، بذر، ریزوسفر، خاک مزارع برنج، آب شالیزار و اسکلروت قارچ عامل بیماری سوختگی غلاف برگ برنج ناشی از قارچ *Rhizoctonia solani* تعداد ۶۱۰ استرین باکتری جداسازی شد. تعداد ۷۱ استرین (۱۱/۶۴ درصد) توانایی بازدارندگی از رشد قارچ عامل بیماری مذکور در آزمون کشت مقابل (Dual culture) در محیط غذایی PDA را داشتند. تعداد ۳۷ استرین آنتاگونیست بر اساس دو ویژگی هاله بازدارندگی در آزمون کشت مقابل و درصد بازداری از رشد رویشی قارچ عامل بیماری در آزمون تولید مواد فرار ضدقارچی تجزیه کلاستر و گروه‌بندی شدند. استرین‌های قارچ گرفته در بالاترین گروه از نظر قدرت آنتاگونیستی شناسایی شده و برای آزمایشات بعدی انتخاب شدند. شدت بیماری سوختگی غلاف برگ برنج در شرایط گلخانه با روش‌های تیمار بذر، خاک و گیاه با استرین‌های آنتاگونیست ارزیابی گردید. نتایج نشان داد که تیمار گیاه با سایر روش‌های کاربرد تفاوت معنی‌دار داشته و استرین‌های ۱۵۲ (*Pseudomonas aeruginosa*) و ۷ (*Pseudomonas fluorescens* bv3) شدت در گروه جداگانه‌ای قرار داشتند. در بین سه روش به کار رفته، استرین ۱۵۲ درصد کاهش در شدت بیماری، بیشترین اثر را نشان داد و نسبت به شاهد، کمترین شدت بیماری را نشان داد.

واژه‌های کلیدی: برنج، کترل بیولوژیکی، استان گیلان، *Rhizoctonia solani*, *Pseudomonas*

ارقام سبب افزایش بیماری‌ها می‌گردد، ثانیاً به موازات استفاده از یک رقم در سطح وسیعتر احتمال خسارت بیشتر از طریق اپیدمی شدن بیماری‌ها نیز فراهم می‌گردد (۱). بهدلیل خاکزad بودن عامل بیماری و مشکل بودن کترول آن توسط روش شیمیایی، کترول بیولوژیک می‌تواند جایگزین مناسبی برای کترول این بیماری باشد. مطالعات فراوانی درباره انتخاب اولیه و ارزیابی آنتاگونیستی عوامل بیوکترول قارچ عامل بیماری سوختگی غلاف برنج در ایران و دنیا صورت گرفته است. در ایران ایزدیار و پاداشت (۲) پس از جداسازی میکروارگانیسم‌های متعدد از خاک، آب مزرعه، ریشه و برگ گیاه برنج خاصیت آنتاگونیستی آنها علیه بیماری سوختگی غلاف برنج را مورد مطالعه قرار دادند، که در نتیجه سه گونه از جنس قارچی *Trichoderma* و *Gliocladium*، یک گونه از جنس قارچی *Rhizoctonia* و یک باکتری دارای خاصیت آنتاگونیستی در شرایط آزمایشگاهی انتخاب گردید. پورعبدالله و بیش (۴) امکان مبارزه بیولوژیک با عامل بیماری را بررسی نمودند. مشاهدات آن‌ها نشان داد، جدایه‌های

مقدمه

بیماری سوختگی غلاف برگ برنج (*Rhizoctonia solani*) بعد از بیماری بلاست یکی از مهم‌ترین بیماری‌های برنج در دنیا محسوب می‌شود (۱۷). به دنبال معرفی ارقام پرمحصول و پرپنجه که به کاربرد بیشتر کود نیتروژن پاسخ داده و میکروکلیمای مناسبی برای گسترش بیماری فراهم می‌سازند این بیماری از اهمیت بیشتری برخوردار گردیده است (۱۲). مشکلات مربوط به بیماری‌های ارقام پرمحصول برنج در آینده از اهمیت بیشتری نیز برخوردار خواهد شد، زیرا اولاً استفاده روزافزون از کودهای شیمیایی جهت تولید اینگونه

۱- کارشناس ارشد بیماریهای گیاهی، مدیریت جهاد کشاورزی شفت، گیلان

۲- نویسنده مسئول: (Email:marzie1808@yahoo.com)

۳- استادیار گروه گیاه‌پزشکی مجتمع آموزش عالی ابوریحان بیرونی، دانشگاه تهران

۴- استادیار موسسه تحقیقات برنج کشور، رشت

۵- دانشیار گروه گیاه‌پزشکی دانشکده کشاورزی، دانشگاه بوعالی سینا همدان

سودوموناس‌های فلورسنت و باسیلوس‌ها از مهم‌ترین عوامل بیوکنترل به شمار می‌آیند (۱۲، ۱۳ و ۱۸). فرمولا‌سیون‌های مختلفی از جدایه‌های مختلف سودوموناس‌های فلورسنت با استفاده از پودر تالک و خاک پیت تهیه شدند که به صورت تیمار بذر، محلول پاشی روی گیاه و تیمار خاک مفید بودند. این فرمولا‌سیون‌ها سبب دوام بیشتر آنتاگونیست در شرایط طبیعی و امکان کاربرد در سطح وسیع را فراهم می‌آورند (۲۰ و ۳۰). هفده گونه از هفت جنس باکتریایی که دارای فعالیت آنتاگونیستی علیه یک یا بیش از شش بیمارگر اصلی برنج بودند توسط زای و همکاران (۳۲) گزارش شد. در میان آنها یازده گونه غیرفلورسنت و چهارگونه فلورسنت بود که استرین‌های فلورسنت دامنه وسیعتری از ویژگی آنتاگونیستی را نسبت به استرین‌های غیرفلورسنت نشان دادند. استرین‌های غیرفلورسنت آنتاگونیست شامل گونه‌های باسیلوس و سراتیا بوده که نه تنها آنتاگونیست سه گونه از قارچ‌های بیماریزای برنج بود، بلکه آنتاگونیست باکتری‌های بیماریزایی از قبیل *Acidovorax avenea* بودند. اطلاعات نشان داده است که اکوسیس‌نم *Xanthomonas* بودند. شایی‌داری ذخیره بالای از عوامل بیوکنترل می‌باشد (۳۲). با ارزیابی عوامل بیوکنترل علیه قارچ عامل بیماری سوختگی غلاف برگ برنج در سراسر دنیا اعضای چهار جنس از باکتری‌های باسیلوس، سودوموناس، اروینیا و سراتیا به عنوان آنتاگونیست بیمارگرهای *Fusarium fujikuroi* و *R. solani* شناخته شده‌اند (۲۱ و ۲۲). استرین‌هایی از سودوموناس‌های فلورسنت از رشد میسلیوم قارچ عامل بیماری سوختگی غلاف جلوگیری کرده و رشد گیاهچه‌های برنج را در شرایط آزمایشگاهی افزایش دادند (۱۹). در سه مزرعه آزمایشی باکتری‌های آنتاگونیست سبب کنترل معنی‌دار بیماری مذکور گردیده و بهتر از قارچ کش والیدامایسین عمل نمودند (۱۲). رابطه مستقیم بین تولید کیتینان و فعالیت آنتی بیوزیس در استرین‌های سودوموناس گزارش شده است (۱۰). باکتری‌های آنتاگونیست فلورسنت و غیر فلورسنت ردیابی شده از گیاهان آلوده به شیت بلاست در صورت تیمار گیاهچه و سختینه قارچ عامل بیماری قبل از مایه زنی سبب کنترل صد درصد بیماری شدند (۹). باکتری‌های آنتاگونیست در خاک‌های اسیدی و دارای سمیت بر در مقایسه با خاک‌های قلیایی و دارای کمبود روی کنترل بهتری از بیماری شیت بلاست را نشان دادند. همچنین در آزمایشی در روش کشت مستقیم بذر نسبت به کشت نشایی کنترل بهتری از بیماری مذکور مشاهده گردید (۱۲).

اهمیت کاربرد این عوامل به غیر از بی‌خطر بودن آنها برای محیط زیست از آن جهت است که در خاک مزرعه مستقر شده و برای مدت طولانی می‌توانند به عنوان عوامل بیوکنترل طبیعی عمل نمایند.

مختلف قارچ تریکودرما سبب ایجاد تغییراتی در هیف قارچ ریزوکتونیا می‌گردد و با رشد سریع خود سطح تشتك را پوشانده و از تشکیل سختینه جلوگیری می‌نمایند. در بررسی‌های گلخانه‌ای نیز استفاده از سوسپانسیون قارچ تریکودرما بر روی رقم آمل ۲ در مرحله پنجه‌زنی به صورت اسپورپاشی به فاصله سه روز بعد از مایه‌زنی با قارچ رایزوکتونیا تاثیر بیشتری در کاهش بیماری داشت. ایزدیار و بهرامی (۱۳۷۹) فعالیت آنتاگونیستی چند گونه تریکودرما و تولید تجاری پروموت را روی بیماری سوختگی غلاف برنج در مقایسه با قارچ کش پروپیکونازول ۲۵ درصد (تیلت) در شرایط مزرعه بررسی نمودند. نتایج آنها نشان داد که بین تیمارهای مورد آزمایش اختلاف معنی‌دار وجود داشته و کلیه تیمارها نسبت به شاهد باعث کاهش آلودگی در مزرعه گردیده و محصول را نیز افزایش دادند. نیکنژاد و همکاران (۶) تاثیر چند قارچ کش و قارچ‌های آنتاگونیست را علیه بیماری سوختگی غلاف برنج در شرایط آزمایشگاهی و گلخانه مورد بررسی قرار دادند. نتایج به دست آمده نشان داد که قارچ‌های آنتاگونیست در گلخانه سبب کاهش بیماری سوختگی غلاف برنج گردید.

تحقیقات صورت گرفته در ارتباط با بیولوژیکی بیمارگرهای برنج عمده‌تا از سال ۱۹۸۰ آغاز شده است (۲۹). از میان تعدادی عوامل بیوکنترل متنوعی که در طبیعت یافت می‌شوند آنتاگونیست های باکتریایی با خاطرسرعت رشد بالا، خصوصیات احاطه سازی ریزوسفر و سادگی کارکرد با آنها جهت کنترل بیولوژیک ایده آل محسوب می‌شوند. مطالعات آشکار ساخته است که تعداد فراوانی از استرین‌های باکتریایی توانایی حفاظت از گیاهان برنج در مقابل بیماری‌های نظری برلاست، سوختگی غلاف، پوسیدگی غلاف، پوسیدگی ساقه دارند. تعدادی از استرین‌های فلورسنت و غیر فلورسنت باکتریهای آنتاگونیست در ریزوسفر مناطق مختلف خاکهای lowland و upland یافت می‌شوند که در شرایط آزمایشگاهی، گلخانه‌ای و مزرعه‌ای علیه *Pseudomonas* سوختگی غلاف برنج موثر هستند. باکتری *fluorescens* علیه چندین بیمارگر برنج بین ۲۰ تا ۴۲ درصد در شرایط گلخانه و مزرعه‌ای موثر بوده و همچنین سبب افزایش رشد گیاه، تعداد پنجه‌ها و افزایش محصول بین ۳ تا ۱۶۰ درصد شده است. همچنین مطالعات اخیر نشان داده است که باکتری *Pseudomonas fluorescens* دارای اثرات حشره کشی روی ناقل بیماری ویروسی تانگرو برنج (*Nephrotetix virescens*) بوده و سبب ۹۰ درصد تلفات در حشره مذکور در صورت تغذیه از برگهای تیمار یافته با استرین مذکور می‌شود (۲۹).

مطالعات دیگری نیز نشان داده است که تعداد زیادی از عوامل بیوکنترل باکتریایی در مزارع برنج وجود دارند که امکان استفاده از آن‌ها به عنوان عوامل بیوکنترل بیماری سوختگی غلاف وجود دارد.

کشت متقابل و درصد بازداری از رشد رویشی قارچ عامل بیماری در آزمون تولید مواد فوار ضدقارچی، به کمک نرم افزار SPSS Ward تجزیه کلاستر و گروه بندی شدند و در دندروگرام به دست آمده تعداد هشت استرین آنتاگونیست که در بالاترین گروه از نظر قدرت آنتاگونیستی قرار داشتند شناسایی و جهت بررسی های گلخانه ای انتخاب شدند.

پتانسیل آنتاگونیستی و امکان کاربرد عوامل بیوکنترل باکتریایی عامل بیماری سوختگی غلاف برگ برنج *R. solani* در استان گیلان از اهداف مهم این بررسی می باشد.

مواد و روش ها

قارچ عامل بیماری

قارچ عامل بیماری از غلاف برگ های آلوده در شالیزارهای رشت مطابق روش امین (۷) جداسازی گردید. جدایه قارچ عامل بیماری پس از جداسازی و خالص سازی در مخلوط پوسته برنج و دانه برنج تهیه شده مطابق روش میو و روزال (۱۸) تکثیر گردید. جدایه قارچ عامل بیماری جهت شناسایی از لحاظ مشخصات کلی در محیط کشت PDA، تعداد هسته و سایر مشخصات میکروسکوپی با رشد نوک ریسه در محیط آب آگار ۲ درصد با رنگ آمیزی هسته مورد بررسی قرار گرفت (۲۷).

بررسی های گلخانه ای

برای بررسی تاثیر استرین های آنتاگونیست انتخابی بروی بیماری سوختگی غلاف برگ برنج در شرایط گلخانه آزمایشی در قالب کرت های خرد شده با طرح پایه بلوک های کامل تصادفی با کرت اصلی شامل روش های کاربرد استرین های آنتاگونیست انتخابی (تیمار بذر، خاک و گیاه) و کرت فرعی شامل استرین های آنتاگونیست انتخابی (هشت استرین) و شاهد در سه تکرار اجرا گردید. در این آزمایش از بذور رقم سپیدرود، حساس به بیماری سوختگی غلاف برگ برنج استفاده گردید.

تیمار بذر: بذور به وسیله استرین های آنتاگونیست آغشته سازی و پوشش^۳ داده شدند. بذور مطابق روش راییندران و ویدهیاسکاران (۱۹۹۹) پس از خیساندن و ضدغوفونی سطحی در سوسپانسیون استرین های آنتاگونیست با غلظت ۱۰^۹ × واحد تشکیل دهنده کلونی در هر میلی لیتر (به روش اسپکتروفوتومتری با تراکم نوری ۰/۱ در طول موج ۶۰۰ نانومتر) مطابق روش شر ویکر (۱۹۸۲) همراه با محلول یک درصد کربوکسی متیل سلولز به عنوان یک عامل چسباننده به مدت ۲۴ ساعت در حرارت اتاق (۲۵+۲) نگهداری شدند. بذور شاهد نیز پس از ضدغوفونی سطحی، در داخل آب مقطر استریل مخلوط شده با محلول یک درصد کربوکسی متیل سلولز به همراه سایر

عوامل بیوکنترل باکتریایی

- جداسازی، خالص سازی و نگهداری عوامل بیوکنترل: در سال زراعی ۱۳۸۰-۱۳۸۱ و همچنین بعد از برداشت برنج در همان سال زراعی نمونه برداری از مزارع برنج استان گیلان صورت گرفت. نمونه های گیاه برنج (سالم و آلوده)، بذر، ریزوسفر، خاک مزارع برنج، آب شالیزار و اسکلروت قارچ عامل بیماری سوختگی غلاف برگ برنج (*R. solani*) جمع آوری گردیدند. پس از کشت نمونه ها در روی محیط کشت K.B و N.A اقدام به جداسازی و خالص سازی کلونی های باکتریایی رشد یافته متفاوت از لحاظ مشخصات کلونی گردید. توانایی همه استرین های باکتریایی جداسازی شده، در جلوگیری از رشد جدایه قارچ عامل بیماری در شرایط آزمایشگاهی^۱ در آزمون کشت متقابل^۲ مورد بررسی قرار گرفت (۱۱). استرین های دارای منطقه بازدارندگی از رشد قارچ عامل بیماری به عنوان عوامل بیوکنترل باکتریایی قارچ عامل بیماری سوختگی غلاف برگ برنج Skim milk ۱۰ درصد^۴ نگهداری گردیدند.

- انتخاب استرین های آنتاگونیست: سی و هفت استرین باکتری آنتاگونیست بر اساس دو ویژگی اندازه منطقه بازدارندگی در آزمون

3 - Hypersensitivity reaction

4 - Seed coating

1 - *In vitro*

2 - Dual cultuer

در صد کربوکسی متیل سلوزل محلول پاشی گردیدند. در تیمار شاهد گیاهان با آب مقطر استریل همراه با محلول یک درصد کربوکسی متیل سلوزل محلول پاشی گردیدند (۳۰).

مايه زنی مصنوعی گیاه: گیاهان مربوط به تیمارهای مختلف بذر، خاک و گیاه در مرحله ظهور حداکثر پنجه (۶۰ روز بعد از کاشت بذر برنج) با قرار دادن سه گرم از مخلوط پوسته برنج، دانه برنج و ریشه‌های قارچ رشد یافته در این مخلوط تهیه شده مطابق روش میو و روزالز (۲۰) در بین پنجه‌های گیاه در محل دو الی چهار سانتی‌متری سطح ایستایی آب مایه زنی شدند و در شرایط گلخانه نگهداری شدند. برای تامین رطوبت از گونه‌های مرطوب و برای کاهش شدت نور و حرارت، روی شیشه‌های گلخانه آب و گل پاشیده شد (۳۰). ارزیابی شدت بیماری سوختگی غلاف برگ برنج: شدت بیماری سوختگی غلاف برگ برنج مربوط به تیمارهای مختلف بذر، خاک و گیاه در مرحله حداکثر گله‌ی (۹۰ روز بعداز کاشت بذر برنج) با استفاده از فرمول زیر ارزیابی گردید (۲۶).

$$\text{ایندکس شدت بیماری بر حسب درصد ارتفاع نسبی لکه} = \frac{\text{شیتبلایت}}{\times 100}$$

آب شالیزار و اسکلروت قارچ عامل بیماری سوختگی غلاف برگ برنج تعداد ۶۱۰ استرین باکتری به دست آمد که تعداد ۷۱ استرین (۱۱/۶۴) درصد) دارای قدرت بازدارندگی از رشد قارچ در آزمون کشت متقابل در محیط غذایی PDA بودند (جدول ۱). در دندروگرام به دست آمده براساس آزمون آزمون تجزیه کلاستر با استفاده از نرم افزار SPSS (شکل ۱) تعداد هشت استرین باکتری آنتاکونیست که دارای بیشترین اندازه منطقه بازدارندگی به همراه بیشترین درصد کاهش رشد جدایه قارچ عامل بیماری در آزمون تولید مواد فرار بودند و در یک گروه (بالاترین گروه) قرار گرفته بودند (جدول ۲) مطابق آزمون های استاندارد باکتری شناسایی گردیده و جهت آزمایشات گلخانه‌ای به صورت تیمار بذر، خاک و گیاه انتخاب گردیدند.

شناسایی باکتری‌های انتاکونیست انتخابی

جدایه‌ها همگی گرم منفی، فلورسنت، کاتالاز مثبت و اکسیداز مثبت بودند، به استثنای سویه *Pseudomonas aeruginosa* فقد توانایی واکنش فوق حساسیت در توتون و لهانیدن ورقه‌های سیب زمینی بوده و ژلاتین را ذوب نمودند (سایر خصوصیات در جدول ۳).

تیمارها نگهداری شدند. پانزده عدد بذر در هر گلدان پر شده با خاک مزرعه در سه تکرار کاشته شده و پس از تنک کردن، سه نشاء در هر گلدان باقی گذاشته شد. گلدان‌ها در گلخانه با شرایط نوری ۱۶ ساعت روشنایی و حرارت طبیعی روزانه (اردیبهشت ماه گیلان) و آبیاری مرتب روزانه نگهداری گردیدند.

تیمار خاک: تعداد ۱۵ عدد بذر ضدغفونی شده در خاک هر گلدان حاوی خاک مزرعه در سه تکرار کاشته شد. سپس خاک گلدان‌ها با سوسپانسیون استرین‌های آنتاگونیست تهیه شده مطابق روش قبل تا خیس شدن کامل خاک گلدان محلول پاشی گردید. تیمار شاهد فقط با آب مقطر محلول پاشی گردید. و پس از تنک کردن، سه نشاء در هر گلدان باقی گذاشته شد.

تیمار گیاه: ضدغفونی سطحی و کاشت بذر و تنک کردن گیاهان همانند مراحل قبل صورت گرفت. گیاهان در زمان حداکثر پنجه‌زنی ۲۰۰ روز قبل از مایه‌زنی مصنوعی با قارچ عامل بیماری، توسط میلی لیتر سوسپانسیون باکتری‌های انتخابی همراه با محلول یک

بالاترین ارتفاع لکه شیتبلایت (cm)

بالاترین ارتفاع گیاه برنج (cm)

ارتفاع گیاه در هر پنجه با اندازه‌گیری طول پنجه از محل ابتدای پایه گیاه برنج تا نوک برگ پرچم و ارتفاع لکه در هر پنجه نیز با اندازه‌گیری طول لکه ناشی از بیماری سوختگی غلاف برنج از محل ابتدای پایه تا آنجائیکه لکه روی گیاه دیده شود، انجام شد (۲۶).

نتایج

قارچ عامل بیماری

میسلیوم قارچ عامل بیماری در دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد در محیط کشت PDA رشد نموده و در مدت زمان ۴۰ ساعت تمام سطح تشک پتری به قطر نه سانتی‌متر را پوشانید. پس از گذشت هفت روز در همین دما اسکلروت‌های قارچ عامل بیماری در محیط کشت ظاهر گردید. اندازه قطر میسلیوم ۸ الی ۱۲ میکرون بوده و سه الی پنج هسته در هر سلول ریسه مشاهده گردید و به نام *Rhizoctonia solani AG-1 1A kÜhn*.

ردیابی و انتخاب عوامل بیوکنترل باکتریایی

از تعداد ۱۶۰ نمونه گرفته شده از اکوسیستم مزارع برنج استان گیلان شامل گیاه برنج (سالم و آلوده)، بذر، ریزوسفر، خاک مزارع برنج،

نسبت به شاهد در گروه جداگانه‌ای قرار داشتند. در بین سه روش به کار رفته، استرین ۱۵۲ (*Pseudomonas aeruginosa*) با ۱۴/۴۶٪ درصد کاهش بیماری نسبت به شاهد، کمترین شدت بیماری را نشان داد (جدول ۴).

آزمایشات گلخانه‌ای

ارزیابی شدت بیماری سوختگی غلاف برنج در شرایط گلخانه در حضور استرین‌های آنتاگونیست به صورت تیمار بذر، خاک و گیاه نشان داد که بین تیمار گیاه با سایر تیمارها تفاوت معنی‌دار وجود داشته و استرین‌های ۱۵۲ (*P.aeruginosa*) و ۷s (*P.aeruginosa* bv3) در تیمار گیاه به ترتیب با ۲۶/۵۹٪ و ۳۳/۵۴٪ درصد کاهش در شدت بیماری، بیشترین اثر را در کاهش شدت بیماری نشان داده و

جدول ۱- باکتری‌های آنتاگونیست جداسازی شده از منابع نمونه برداری مختلف

منبع نمونه	تعداد نمونه	تعداد باکتری‌های سوسازی شده	تعداد باکتری‌های آنتاگونیست	درصد باکتری‌های آنتاگونیست
گیاه برنج	۷۴	۱۴۶	۸	۵/۴۸
بذر برنج	۲۰	۸۰	۳	۰/۰۳
ریزوسفر برنج	۲۶	۲۵۴	۴۲	۱۶/۵۳
خاک شالیزار	۱۳	۷۷	۶	۷/۷۹
آب شالیزار	۱۳	۴۴	۱۰	۲۲/۷۷
اسکلروت قارچ عامل بیماری سوختگی	۴	۹	۲	۲۲/۲۲
غلاف برنج	۱۶۰	۶۱۰	۷۱	۱۰۰
مجموع				

جدول ۲- استرین‌های آنتاگونیست انتخابی جداسازی شده از منابع مختلف نمونه برداری

شماره نمونه	محل نمونه برداری	منبع نمونه	تشخیص
7s	زمیدان لاهیجان	خاک شالیزار	<i>Pseudomonas fluorescens</i> bv 3
9s	سوسستان لاهیجان	خاک شالیزار	<i>P. fluorescens</i> bv 3
133	راسته کنار رشت	گردن خوشآلوه به بلاست	<i>P. fluorescens</i> bv 5
152	تازهآباد رضوانشهر	گره‌های پایین آلوه به بلاست	<i>P. aeruginosa</i>
15R	مراد دهنده لاهیجان	ریزوسفر برنج	<i>P. fluorescens</i> bv 5
29R	کورنده لاهیجان	ریزوسفر برنج	<i>P. fluorescens</i> bv 5
21R	نخجیر کالایه لاهیجان	ریزوسفر برنج	<i>P. putida</i> bv A
23R	نخجیر کالایه لاهیجان	ریزوسفر برنج	<i>P. fluorescens</i> bv 5

جدول ۳- خصوصیات بیوشیمیایی استرین‌های باکتریایی آنتاگونیست انتخابی (Schaad *et al.*, 2001)

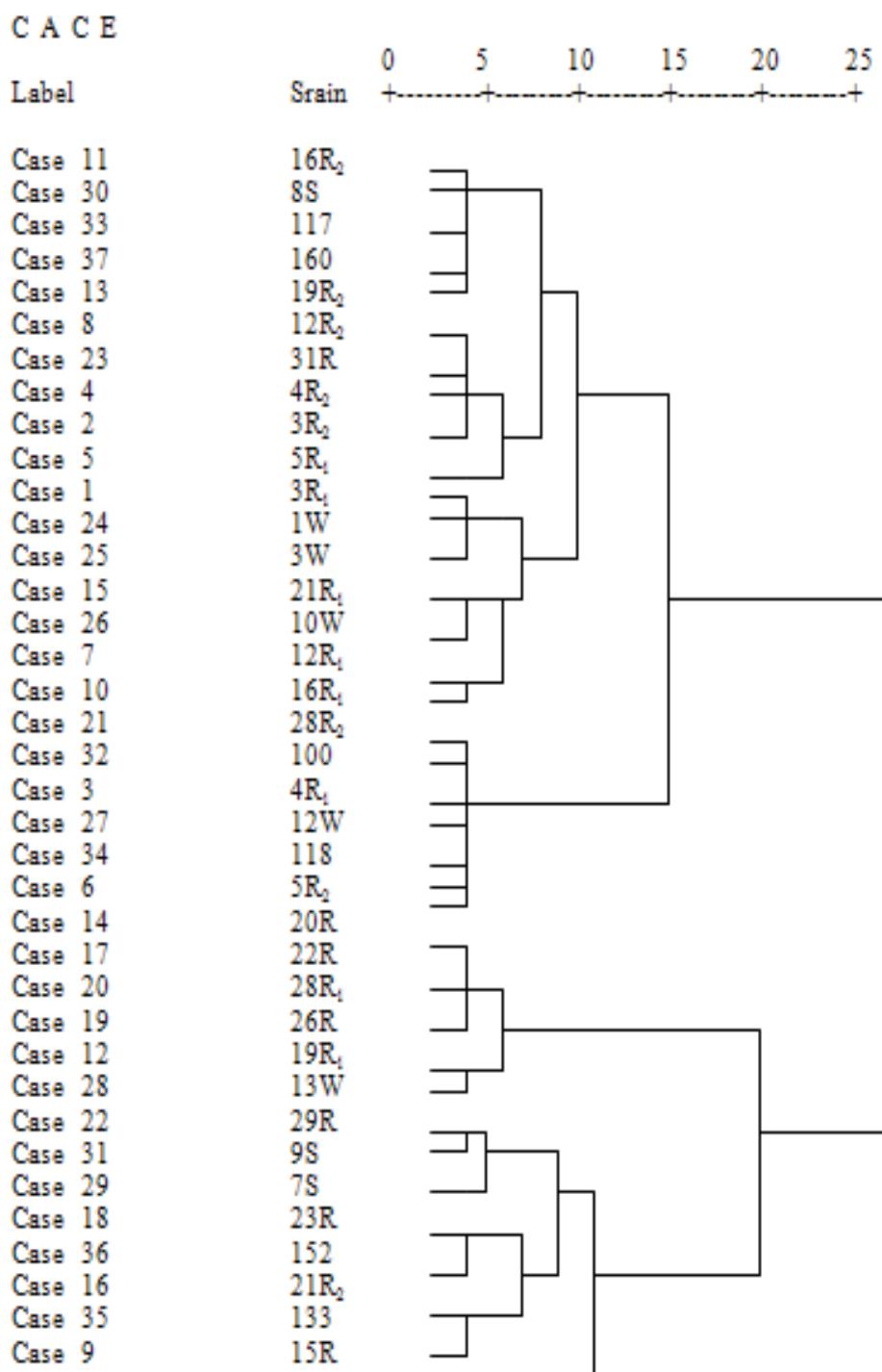
آزمون	<i>P. aeruginosa</i>	<i>P. fluorescens</i> bv 3	<i>P. fluorescens</i> bv 5	<i>P. putida</i> bv A
تولید لوان	-	-	-	-
هیدرولیز ژلاتین	+	+	-	-
رشد در ۴۱ درجه سانتی گراد	+	-	-	-
رشد در ۴ درجه سانتی گراد	-	+	+	+
تولید رنگ فلوروسانس	+	+	+	+
فوق حساسیت در توتون	+	-	-	-
کاتالاز	+	+	+	+
اکسیداز	+	+	+	+
آرزنین دی هیدرولاز	+	+	+	+
لهانیدن سیب زمینی	-	-	-	-
استفاده از آل آرابینوز	-	-	+	+
// دی گالاكتوز	-	+	+	-
// ساکاروز	-	+	+	+
// سوربیتول	-	-	+	-
// مایواینوزیتول	-	+	+	-
// آدنیتول	-	-	-	-
// اتانول	+	+	+	+
// ترھالوز	-	+	+	-

جدول ۴- مقایسه میانگین تاثیر استرین‌های آنتاگونیست و روش کاربرد آنها روی شدت بیماری سوختگی غلاف برنج

استرین	۷S	۹S	۱۳۳	۱۵۲	۲۱R	۲۳R	۱۵R	۲۹R	شاهد
روش کاربرد									
تیمار بذر	۱۳/۸۰a	۱۵/۳۷a	۱۴/۹۶a	۱۲/۵۴a	۱۰/۲۲a	۱۴/۸۰a	۱۴/۱۰a	۱۵/۸۹a	۱۵/۲۴a
تیمار خاک	۱۹/۳۵a	۱۹/۹۶a	۱۷/۷۳a	۱۸/۳۳a	۱۶/۵۷a	۱۹/۱۷a	۱۷/۸۷a	۱۸/۸۶a	۱۷/۶۴a
تیمار گیاه	۱۴/۴۵b	۱۷/۲۰ab	۱۶/۱۴ab	۱۵/۹۶b	۱۷/۷۸ab	۱۷/۹۲b	۱۷/۹۴ab	۲۱/۷۹a	۲۱/۷۴a

۱- اعداد شامل درصد ارتفاع نسبی زخم ناشی از بیماری سوختگی غلاف برگ برنج می‌باشد.

۲- تیمارهای دارای حروف مشترک تفاوت معنی‌داری با همدیگر ندارند (آزمون دانکن سطح ۵ درصد)



شکل ۱- دندروگرام استرین‌های آنتاگونیست بر اساس هاله بازدارندگی و تولید مواد فرار (تجزیه کلاستر، روش Ward)

P. aeruginosa) به روش تیمار گیاه در میان باکتری های انتخابی تاثیر مثبت و معنی دار در کاهش شدت بیماری سوختگی غلاف داشته است که جمعیت آزمایشات بعدی مزرعه ای توصیه می گردد. اگر چه اکثر استرین های انتخابی قادر به کنترل موفق بیماری نبوده اند ولی باید علت را در شرایط محیطی کاربرد استرین ها تا زمان شروع بیماری زایی و فعالیت اینوکلوم عامل بیماری زا جستجو نمود و تا حد زیادی پیچیده بودن تاثیر عوامل بیوکنترل در اینجا دارد. در روش های کاربرد تیمار بذر و خاک نتایج مطلوبی در کاهش بیماری نسبت به شاهد مشاهده نشده است که نشان دهنده بقای کم جمعیت آنتاگونیست ها در زمان کاربرد اینوکلوم عامل بیماری زا در زمان شروع بیماری زایی می باشد. از آنجاییکه چاره ای جز فراهم شدن زمان مناسب برای فعالیت اینوکلوم عامل بیماری زا تا زمان پنجه زنی گیاه بونج نمی باشد و فاصله زمانی بین کاشت بذر تا پنجه زنی گیاه بونج در حدود یک ماه با توجه به رقم و شرایط محیطی می باشد لذا در این مدت زمان، جمعیت آنتاگونیست ها به خصوص سودوموناس های فلورسنت پایین می آید. بنابراین باید حتی الامکان از واردشدن کلیه استرین های محیطی (حرارت، رطوبت، مواد غذایی، تغییرات pH و ...) تا زمان کاربرد اینوکلوم عامل بیماری زا جلوگیری نمود که این کار در شرایط کاربردی دشوار می باشد. اما عملکرد مثبت بعضی استرین ها در کاربرد به صورت محلول پاشی بر روی گیاه (تیمار گیاه) در کاهش معنی دار بیماری نسبت به شاهد، غیر از ویژگی های مربوط به استرین آنتاگونیست، احتمالاً به خاطر حضور جمعیت کافی از آنتاگونیست در زمان شروع بیماری زایی عامل بیماری به دلیل فاصله زمانی اندک بین کاربرد آنتاگونیست تا کاربرد اینوکلوم عامل بیماری (یک روز) می باشد.

از آنجایی که اثر عوامل بیوکنترل به میزان زیادی تحت تاثیر طبیعت فیزیکی و شیمیایی، رطوبت و دمای خاک واقع می شود، فاکتور محدود کننده در کاربرد عوامل بیوکنترل باکتریایی بقاء در شرایط استرین عوامل محیطی به خصوص استرین خشکی است (۳۱). آزمایشات وست و همکاران (۱۹۸۵) نشان داد که مهمترین عوامل در بقای گونه های پاسیلوس در خاک در درجه اول مواد غذایی در دسترس و وجود میکرووارگانیسم های بومی و بعد از آنها رطوبت و pH خاک می باشند. آندروز (۱۹۹۲) اعتقاد دارد که صفات زیادی از یک آنتاگونیست در موقعيت امر بیوکنترل دخالت دارند و بیوکنترل نتیجه یک سری از رویدادها است ونتایجی که از هر روش غربال کردن به دست می آید ممکن است فقط در همان شرایط آزمایشی معتبر باشند. غربال عوامل بیوکنترل یک مرحله حیاتی در توسعه

بحث

نتایج حاصله از نمونه برداری برای ردیابی باکتری های آنتاگونیست نشان داد که مزارع بونج استان گیلان غنی از عوامل بیوکنترل باکتریایی بوده و شرایط برای تکثیر و بقای آنها به دلیل وجود رطوبت کافی فراهم می باشد. مطالعات میو و روزالز (۲۰) نشان داده است که تعداد زیادی از آنتاگونیست های باکتریایی در اکوسیستم مزارع بونج در مناطق معتدل وجود دارند که دارای پتانسیل جایگزین برای مدیریت بیماری های بونج می باشند و استفاده از این باکتری ها به عنوان عوامل بیوکنترل شیت بلاست بونج در مزارع بونج (با سیستم غرقایی) امکان پذیر است. تعداد کم استرین های باکتریایی آنتاگونیست به دست آمده از گیاه و بذر بونج می تواند به دلیل آن باشد که شرایط برای بقای عوامل بیوکنترل به دلیل استرین های باکتریایی آنتاگونیست به دست حالیکه نمونه های آب شالیزار، خاک شالیزار و ریزوسفر بونج شرایط مساعد را برای بقاء و تکثیر عوامل بیوکنترل فراهم نمی سازند. تعداد بالای استرین های باکتریایی آنتاگونیست به دست آمده از اسکلروت قارچ عامل بیماری می تواند به دلیل تثیت عوامل بیوکنترل در لایه های درونی اسکلروت باشد که تا حدی از وارد شدن استرین های محیطی به عوامل بیوکنترل جلوگیری می کند. نتایج حاصله از بررسی اثرات آنتی بیوکسیس باکتری های آنتاگونیست جداسازی از مزارع بونج استان گیلان نشان داده است که جدایه های باکتریایی آنتاگونیست از قدرت تولید آنتی بیوکسیس بالایی در شرایط آزمایشگاهی برخوردارند (۵).

بررسی همزمان تاثیر استرین های انتخابی بر روی شدت بیماری سوختگی غلاف برگ بونج در درجه اول اهمیت بررسی (فاکتور فرعی) و تاثیر روشهای مختلف کاربرد استرین های انتخابی در درجه دوم اهمیت (فاکتور اصلی) نشان می دهد تنها استرین های آنتاگونیست (P. aeruginosa) ۱۵۲ و ۷ (P. fluorescens bv3) در روش تیمار گیاه در میان باکتری های انتخابی تاثیر مثبت و معنی دار در کاهش شدت بیماری سوختگی غلاف داشته است که جهت آزمایشات بعدی مزرعه ای توصیه می گردد. تفاوت روش کاربرد تیمار گیاه با تیمار بذر و خاک احتمالاً به دلیل پایدار ماندن جمعیت باکتری های آنتاگونیست در فاصله زمانی اندک بین کاربرد اینوکلوم عامل بیماری زا با اینوکلوم آنتاگونیست در روش کاربرد روی گیاه می باشد. در روش کاربرد تیمار بذر و تیمار خاک تاثیر کم استرین های باکتریایی انتخابی به دلیل فاصله زمانی زیاد کاربرد اینوکلوم عامل بیماری زا با اینوکلوم آنتاگونیست تا فراهم شدن زمان مناسب برای فعالیت اینوکلوم عامل بیماری (زمان حداقل پنجه زنی گیاه بونج) و در پی آن کاهش جمعیت آنتاگونیست ها در زمان کاربرد اینوکلوم عامل

سوختگی غلاف برگ برنج بستگی به انتخاب یک استرین کارا، حضور یک جمعیت کافی از استرین باکتری، نوع ماده حامل باکتری و روش کاربرد دارد. با توجه به اینکه همواره شرایط محیطی کاربرد استرین های آنتاگونیست جهت بیوکنترل موفق بسیار مهم می باشد لذا تلاش برای دستیابی به فرمولاسیون هایی که قادر به حمایت و حفاظت استرین های آنتاگونیست در شرایط نا مساعد محیطی باشند نیز توصیه می گردد. اثرات عوامل بیوکنترل در شرایط طبیعی پیچیده بوده و بستگی زیادی به واکنش های مختلف گیاه، پاتوژن، آنتاگونیست و شرایط محیطی دارد. سوال های متنوعی در ارتباط با طبیعت کنترل بیولوژیکی و ابزار موثرتر مدیریت آن تحت شرایط طبیعی وجود دارد که به نظر می رسد پرداختن به کلیه عوامل بیوکنترل بومی هر منطقه در هر اکوسیستم زراعی، یکی از مهم ترین مراحل کاربردی نمودن عوامل بیوکنترل باشد.

عوامل بیوکنترل بوده و موقیت همه مراحل بعدی جهت یک بیوکنترل موفق به مراحل غربال صحیح برای شناسایی یک کاندید مناسب بستگی دارد. بسیاری از عوامل بیوکنترل مفید با مشاهده هاله بازدارندگی در تشکلهای پتری شناخته شده اند. به هر حال این روش، عوامل بیوکنترل با توانایی هایی از قبیل پارازیتیسم، ایجاد مقاومت القایی و یا بعضی اشکال رقابت را شناسایی نمی کند (۱۶). بنابراین آزمایشات بعدی مزرعه ای برای اثبات اثر عوامل بیوکنترل در شرایط مختلف محیطی لازم است. آنتاگونیسم در شرایط آزمایشگاهی اگر به عنوان تنها ویژگی انتخاب یک استرین به حساب آید ممکن است منجر به حصول نتیجه مطلوب نگردد. با توجه به اهمیت غربال عوامل بیوکنترل شاید بهترین روش انتخاب استرین های کارا آن باشد که آنها را قبل از آنکه برای استفاده توصیه گردند به صورت مرتب در شرایط آزمایشگاهی و مزرعه ای آزمایش نماییم (۲۳). ویدهیاسکاران و موتامیلان (۱۹۹۹) نشان دادند که توسعه فرمولاسیون پودری تهیه شده از سودوموناس های فلورسنت جهت کنترل موثر بیماری

منابع

- ۱- پاداشت دهکایی ف؛ روحانی ح. و منصوری جاجایی ش. ۱۳۷۹. ضد عفونی بذور برنج به وسیله چند میکرووارگانیسم آنتاگونیست علیه بیماری پوسیدگی طوقة. چهاردهمین کنگره گیاهپزشکی ایران. ص ۲۴۹.
- ۲- ایزدیار م. و پاداشت ف. ۱۳۷۲. بررسی فعالیت آنتاگونیستی بعضی از میکرووارگانیسمها علیه بیماری سوختگی غلاف برگ برنج. خلاصه مقالات یازدهمین کنگره گیاهپزشکی ایران. ص ۶۵.
- ۳- ایزدیار م. و بهرامی م. ۱۳۷۹. مقایسه فعالیت آنتاگونیستی چند گونه تریکودرما و تولید تجاری پرومومت روی بیماری سوختگی غلاف برگ برنج در مزرعه. خلاصه مقالات چهاردهمین کنگره گیاهپزشکی ایران. ص ۳۴.
- ۴- پورعبدالله ش. و بینش ح. ۱۳۷۲. بررسی امکان مبارزه بیولوژیک با بیماری سوختگی غلاف برگ. خلاصه مقالات یازدهمین کنگره گیاهپزشکی ایران. ص ۶۸.
- ۵- کاظم زاده م.؛ پاداشت، ف؛ خداکرمیان، غ. و روستایی ع. م. ۱۳۸۴. اثرات آنتی بیوزیس باکتری های آنتاگونیست سواسانی از مزارع برنج استان گیلان روی قارچ *Rhizoctonia solani* عامل بیماری سوختگی غلاف برگ برنج. مجله علوم کشاورزی و منابع طبیعی - دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان. سال دوازدهم، شماره ششم. بهمن و اسفند ۱۳۸۴ - صفحات ۱۴۶ الی ۱۵۳
- ۶- نیک نژاد کاظم پور، م.؛ پدرام فر و س. ع. الهی نیا. ۱۳۷۹. بررسی اثر چند قارچکش و قارچهای آنتاگونیست علیه عامل بیماری سوختگی غلاف برگ برنج. خلاصه مقالات چهاردهمین کنگره گیاهپزشکی ایران. ص ۲۴۸.
- 7- Amin K.S. 1975. An improved method for evaluating rice sheath blight. *Phytopathology* 65: 214-215
- 8- Andrews J. H. 1992. Biological control in the phyllosphere. *Ann. Rev. Phytopathology* 30: 603-633.
- 9- Bashar M., Hossain A., Rahman M. M., Uddin M.N. and Begum M. N. 2010. Biological control of sheath Blight Disease of Rice by using Antagonistic Bacteria . *Bangladesh J. Sci. Ind. Res.* 45(3), 225-232

- 53
- 10- Choi G. J., Kim J. C., Park E.J., Choi Y.H., Jang K.S., Lim H.K., Cho K. Y., Lee S. W. 2006. Biological control activity of two isolates of *Pseudomonas fluorescens* against rice sheath blight. *Plant Pathol. J.* 2: 289-294
- 11- Dhingra O., and Sinclair I. 1995. 2_{nd} ed. Basic plant pathology methods. 434pp.CRC lewis publishers.
- 12- Gnanamanickam S.S., Candole B.L., and Mew T.W. 1992. Influence of soil factors and cultural practice on biological control of sheath blight of rice with antagonistic bacteria. *Plant and Soil* 144: 67-75
- 13- Gnanamanickam S.S., and Mew T.W. 1989. Biological control of rice diseases (blast and sheath Blight) with bacterial antagonists. An alternate sterategy for disease management. In: Grayson, B.T., Green, M.B., and Copper,L.G.(eds) Pest Management In Rice.SCI, Elsevier Science Publisher, England, PP.87-110.
- 14- Klement Z., Farkas G. L. and Lovreicovich L. 1964. Hypersensitive reaction induced by phytopathogenic bacteria in tobacco leaf. *Phytopathology* 54: 474-477.
- 15- Lelliott R.A., Billing E. and Hyward A. C. 1966. A determinative Scheme for thr fluorescent plant pathogenic pseudomonads. *J. Appl. Bacteriol* 29: 470-489
- 16- McSpadden G. B. B., and Fravel D. R. 2002. Biological conntrol of plant pathogens: Research, Commercialization, and Application in the USA. Online. *Plant Health Progress* Doi: 10. 1094/ PHB-2002- 0510-01-RV.
- 17- Marshal D. S., and Rush M. S. 1980. Infection cushion formation on rice sheaths by *Rhizoctonia solani*. *Phytopathology* 70: 947-950.
- 18- Mew T.W., and Rosales A.M. 1986. Bacterization of rice plants for the control of sheath blight caused by *Rhizoctonia solani*. *Phytopathology* 76: 1260-1264.
- 19- Nandakumar R., Babu S., Viswanathan R., Raguchander T., and Samiyappan R. 2000. Induction of systemic resistance in rice against sheath blight disease by *Pseudomonas fluorescens*. *Soil Biology & Biochemistry* 33(2001), 603-612.
- 20- Rabindran R., and Vidhyasekaran P. 1996. Development of a powder formulation of *Pseudomonas fluorescens* PfALR₂ for management of rice sheath blight. *Crop protection*, 15: 715-717.
- 21- Rosales A.M., Thomashow L., Cook R. J., Mew T.W. 1995. Isolation and identification of antifungal metabolites produced by rice associated antagonistic *Pseudomonas* spp . *Phytopathology* 85: 1028-1032.
- 22- Rosales A.M., Vantomme R., Swings J., Delay J., and Mew T. W. 1993. Identification of some bacteria from paddy antagonistic to several rice fungal pathogens. *Jurnal of phytopathology* 138: 189-203.
- 23- Sakthivel N., and Gnanamanicham S.S. 1987. Evaluation of *Pseudomonas fluorescens* for suppression of sheath rot disease and for enhancement of grain yields in rice (*Oriza sativa* L.). *Applied and Environmental Microbiology* 53: 2056-2059.
- 24- Schaad N, Jones W., J, B and Chum W. 2001. Labroatory Guide for Identification plant pathogenic Bacteria. Third edition APS. 374 pp.
- 25- Scher F.M., and Baker R. 1982. Effect of *Pseudomonas putida* and a synthetic iron chelator on induction of soil suppressiveness of Fusarium wilt pathogens. *Phytopathology* 72: 1567-1573.
- 26- Sharma N.R., and Teng P.S. 1990. Comparison of rice sheath blight assessment methods. *International Rice Research Newsletter* 15: 6.

- 27- Sneh B., Burpe L., and Ogoshi A. 1991. Identification of *Rhizoctonia* species. American Phytopathological Society. 132 pp.
- 28- Suslow T.V., Schroth M. N. and Isaka M. 1982. Application of a rapid method for gram differentiation of plant pathogenic and saprophytic bacteria without staining. *Phytopathology* 72:917-918
- 29- Vasudevan P., Kavitha S., Priyadarisini V. B., Babujee L., and Gnanamanickam S.S. 2002. Biological control of rice disease. Pp. 11-32 in: S.S. Gnanamanickam (ed.) *Biological Control of Crop Disease*. Marcel Dekker Inc. New York, 486p.
- 30- Vidhyasekaran P., and Muthamilan M. 1999. Evaluation of a powder formulation of *Pseudomonas fluorescens* Pf1 for control of rice sheath blight. *Biocontrol Science and Technology* 8: 67-74.
- 31- West A.M., Burges H.D., Dixon T.J., and Wybron C.H. 1985. Survival of *Bacillus thuringiensis* and *B. subtilis* spore inocula in soil. Effects of pH, Moisture, Nutrient availability and indigenous microorganisms. *Soil. Biol. Biochem.* 17(5), 657-665.
- 32- Xie G., Wu Z. X., and Yu X. F. 2001. Microbial diversity of nonpathogenic pseudomonas and related bacteria from rice seeds in Zhejiang province of China and Luzan Island of the Philippines. *Chin. J. Rice Scie.* 13(4): 233-238.