

بررسی فعالیت آنتاگونیستی جدایه های *Bacillus subtilis* علیه عامل بیماری مرگ نارون *Ophiostoma novo-ulmi* در شرایط آزمایشگاهی

• میرمعصوم عراقی

دانش آموخته کارشناسی ارشد رشته بیماری‌شناسی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان

• کامران رهنماو • میثم تقی نسب

اعضای هیأت علمی گروه گیاه‌پزشکی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان

تاریخ دریافت: بهمن ۱۳۸۵ تاریخ پذیرش: اسفند ۱۳۸۶

Email: Iraqi602@yahoo.com

چکیده

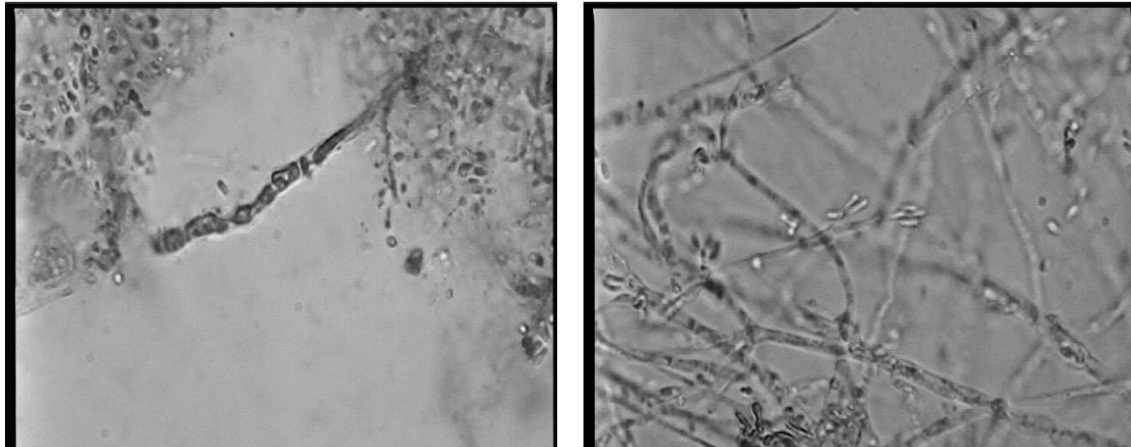
رای انجام این طرح از ۵ جدایه *Ophiostoma novo-ulmi* و تعدادی جدایه مربوط به گونه *Bacillus subtilis* که با استفاده از آزمایشات بیوشیمیایی و منابع معتبر شناسایی شدند (۷) استفاده شد. به منظور بررسی اثر آنتاگونیستی جدایه‌ها بر علیه عامل بیماری باکتری‌ها به صورت خطی یا نقطه‌ای روی محیط کشت مالت آگار به فاصله ۱-۵ سانتی‌متر از لبه تشنگ کشت داده شد. ۲۴ ساعت بعد قطعه‌ای از محیط کشت حاوی قارچ عامل بیماری در وسط تشنگ پتری قرار داده شد. پتری‌ها به مدت ۷ روز در دمای ۲۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند. وجود هاله بازدارندگی به عنوان واکنش مثبت بازدارندگی محسوب شد (جدول ۱). به منظور بررسی اثر مواد بازدارنده رشدی بر رشد میسلیوم و جوانه زنی اسپورهای عامل بیماری مطابق روش Kvaus و Loper (۳) عمل شد. مقدار ۱۰۰ میکرولیتر از سوسپانسیون جدایه‌های باکتریایی و آب مقطر سترون به عنوان شاهد به محیط PDA اضافه و توسط میله شیشه‌ای در سطح محیط پخش شد. سپس برای مدت ۳ روز در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد نگهداری گردیدند. پس از سه روز، با استفاده از میله شیشه‌ای و آب مقطر سترون، باکتری‌ها از سطح محیط کشت شسته شدند و پتری‌های مزبور به همراه پتری‌های شاهد به مدت ۳۰ دقیقه در معرض بخار کلروفرم قرار گرفتند. آنگاه یک قرص به قطر ۵ میلی‌متری از حاشیه کشت چهار روزه قارچ *O. novo-ulmi* و یا ۱ میلی‌لیتر از سوسپانسیون اسپور قارچ به داخل پتری‌ها انتقال داده شد. پس از ۵ روز درصد بازدارندگی از رشد میسلیوم و یا جوانه‌زنی اسپور در ظروف تیمار در مقایسه با ظروف شاهد محاسبه گردید. بررسی تاثیر ترکیبات فرار ضد قارچی مطابق روش Fiddaman و Rossall (۲) انجام گرفت. ابتدا جدایه‌های باکتری جداگانه در محیط کشت PDA و حلقه‌ای از جدایه‌های قارچ *O. novo-ulmi* نیز جداگانه در مرکز پتری PDA کشت گردیدند. درصد بازدارندگی جدایه‌های باکتری پس از ۴ روز محاسبه گردید. نتایج بررسی‌های میکروسکوپی اثرات جدایه‌های باکتری باسیلوس علیه جدایه‌های قارچ عامل بیماری نشان داد که جدایه‌های مختلف باسیلوس از طریق ترشح مواد بازدارنده رشدی، با ایجاد تغییر شکل (دفورمه کردن)، تورم و خمیدگی انتهای هیف و واکوله کردن باعث کنترل قارچ بیمارگر می‌شوند (شکل ۱). هر ۳ جدایه با ترشح ترکیبات فرار و غیرفرار از رشد میسلیوم و جوانه زنی اسپورهای عامل بیماری جلوگیری کردند (جدول ۱). رشد سریع در محیط مایع، توان سازگاری بالا، تولید آنتی‌بیوتیک‌های فراوان، طیف وسیع میزبانی و از همه مهم‌تر توان اسپورزایی بالادر مقایسه با سایر باکتری‌های آنتاگونیست، از ویژگی‌هایی است که این باکتری را به عنوان یک عامل بیوکنترلی مناسب، مطرح کرده است (۱، ۶).

کلمات کلیدی: *Bacillus Subtilis*. مرگ نارون، شرایط آزمایشگاه

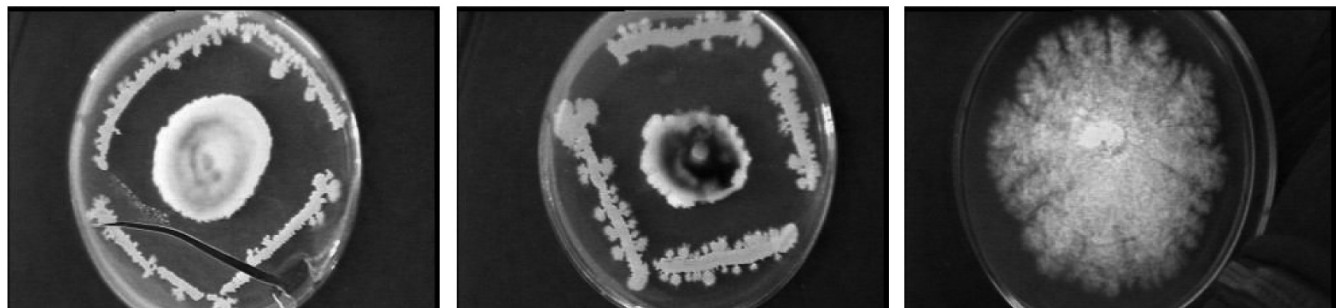
جدول ۱: بررسی اثرات مختلف آنتاگونیستی جدایه های باکتری *Bacillus subtilis* بر علیه عامل بیماری مرگ نارون (*Ophiostoma novo-ulmi*)

تیمار		درصد بازدارندگی*			
جدایه باکتری	جدایه بیمارگر	مواد غیر فرار در کشت چهار نقطه ای	سوسپانسیون باکتریایی بر میسلیم	سوسپانسیون باکتریایی در جوانه زنی اسپور	مواد فرار
B ₁	Onu ₁	۶۱/۲ ab	۹۶/۴ c	۹۰/۳ bc	۸۵/۷ c
B ₁	Onu ₂	۶۲/۲ b	۹۶/۵ c	۹۱/۲ d	۸۶/۷ d
B ₁	Onu ₃	۶۱/۷ ab	۹۸/۱ e	۹۲/۳ f	۸۷/۳ e
B ₁	Onu ₄	۶۴/۲ c	۹۴/۹ a	۹۵/۶ i	۸۵/۳ b
B ₁	Onu ₅	۶۴/۲ c	۹۵/۱ a	۹۱/۸ e	۸۷/۷ f
B _۷	Onu ₁	۶۵/۱ c	۱۰۰ f	۹۴/۱ h	۸۹/۲ g
B _۷	Onu ₂	۶۷/۲ d	۱۰۰ f	۹۶/۲ j	۸۶/۴ d
B _۷	Onu ₃	۶۶/۴ d	۹۸/۱ e	۹۸/۱ l	۸۵/۷ c
B _۷	Onu ₄	۶۹/۱ e	۱۰۰ f	۹۷/۵ k	۸۷/۸ f
B _۷	Onu ₅	۷۰/۸ f	۹۸/۱ e	۹۶/۱ j	۸۵/۱ b
B _۹	Onu ₁	۶۱/۹ ab	۹۶/۰ b	۹۳/۲ g	۸۹/۱ g
B _۹	Onu ₂	۶۱/۲ ab	۹۷/۱ d	۹۰/۵ c	۸۴/۱ a
B _۹	Onu ₃	۶۰/۹ a	۹۷/۱ d	۹۰/۱ b	۸۴/۲ a
B _۹	Onu ₄	۶۴/۹ c	۹۶/۱ b	۸۹/۲ a	۸۵/۲ b
B _۹	Onu ₅	۶۲/۴ b	۹۸/۲ e	۹۲/۳ f	۸۷/۲ e
***LSD		۰/۴۴۴/۱	۲۶۵۴/۰	۲۱۳۸/۰	۳۰۰۸/۰

* درصد بازدارندگی برای تیمار شاهد برای تمام آزمایشات صفر درصد می باشد. ** اعداد مربوطه میانگین چهار تکرار می باشند. *** حروف غیرمشابه در هر آزمایش نشان دهنده اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵٪ می باشد.



شکل ۱: تأثیر متابولیت‌های مایع جدایه BV باکتری *B. subtilis* بر مورفولوژی میسلیموم و اسپورهای قارچ *Ophiostoma novo-ulmi* (چپ) در مقایسه با تیمار شاهد



شکل ۲: تأثیر آنتاگونیستی جدایه های مختلف باکتری *Bacillus subtilis* بر علیه عامل بیماری مرگ نارون در کشت چهار نقطه ای (خطی) همراه با تغییر رنگ میسلیموم عامل بیماری در مقایسه با تیمار شاهد (راست): به ترتیب از سمت چپ تأثیر جدایه B1 و BV بر روی جدایه Onu5 عامل بیماری پس از گذشت ۷ روز از کشت متقابل در محیط کشت مالت آگار

4- Myers, D. F., and Strobel, G. A. 1983. *Pseudomonas syringae* as a microbial antagonist of *Ceratocystis ulmi* in the apoplast of American elm. Transactions of the British Mycological Society. 80: 389-394.

5- Scheffer, R. J., and Strobel, G. A. 1988. Dutch elm disease, a model tree disease for biological control, In: K. G. Mukeri, and K. I. Garg (eds.). Biocontrol of Plant Disease. CRC. Press. Inc., B. ca. Raton, FL., 103-119.

6- Schreiber, L., Gregory, G. F., Krause, C. R., and Ichida, J. M. 1988. Production partial purification and antimicrobial activity of a novel antibiotic produced by a *Bacillus subtilis* isolate from *Ulmus americana*. Canadian Journal of Botany. 66: 2338-2346.

منابع مورد استفاده

۱ - شاه حسینی، ع.، س. ج. صانعی و س. ا. رضوی ، ۱۳۷۷. تأثیر آنتاگونیستی *Bacillus subtilis* بر جدایشده های *Verticillium dahliae* و *Macrophomina phaseolina* دومین سمینار ورتیسلیوم در ایران. صفحه ۱۱.

2- Fiddaman, P. J. and Rossall, S. 1994. Effect of substrate on the production of antifungal volatiles from *Bacillus subtilis*. J. Appl. Bacteriol. 76: 395-405.

3- Kraus, J. and Loper, J. E. 1990. Characterization of a genomic region required for production of the antibiotics pyoluteorin by the biological control agent *Pseudomonas fluorescens* pf-5. Appl. Environ. Microbiol., 61: 849-854.

