

بیست و دومین کنگره گیاهپزشکی ایران



۶ تا ۹ شهریور ۱۳۹۵ - پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران، کرج

مجموعه مقالات کنگره

تدوین: رضا طلایی حسنلویی
استاد دانشگاه تهران

بررسی سیستم دفاعی *Spodoptera exigua* در مقابل نماتود بیمارگر حشرات: نوسان سکرورین و سلول‌های خونی در طول آلودگی

ریحانه درسوئی و جواد کریمی

آزمایشگاه پاتولوژی و کنترل بیولوژیک حشرات، گروه گیاه‌پزشکی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد.
Darsouei@stu.um.ac.ir

به دلیل رابطه منحصر به فرد *Steinernema carpocapsae* با *Xenorhabdus nematophila* بررسی سیستم ایمنی حشره میزبان در مقابل نماتود منوزنیک، باکتری همزیست و نماتود آگزینیک می‌تواند از اهمیت بالایی برخوردار باشد. در این بررسی بیان پپتید ضد میکروبی سکرورین در لارو *Spodoptera exigua* در سه تیمار *S. carpocapsae* منوزنیک، *S. carpocapsae* آگزینیک و باکتری *X. nematophila* در ۲، ۴، ۸ و ۱۲ ساعت پس از تزریق اندازه‌گیری شد. در این بررسی همولف لاروهای بیمار شده در زمان‌های مشخص همولف جمع‌آوری و سپس RNA آن‌ها استخراج گردید. غلظت تمام RNA ها به ۱۰۰۰ نانوگرم رسانده شد و با غلظت‌های یکسان cDNA سنتز شد. در نهایت با استفاده از پرایمر اختصاصی، بیان سکرورین از نظر کمی با استفاده از تکنیک Real Time PCR اندازه‌گیری و از ژن EF2 به‌عنوان ژن housekeeping استفاده شد. نتایج نشان داد که نماتود منوزنیک قوی‌ترین اثر را در برابر سکرورین سیستم ایمنی حشره داشت. بیان سکرورین در لارو بیمار شده با نماتود منوزنیک *S. carpocapsae* و *X. nematophila* به ترتیب در ۸ و ۴ ساعت پس از تزریق به بیش‌ترین مقدار خود رسید و سپس کاهش یافت. در نماتود منوزنیک $2^{-\Delta\Delta Ct}$ در ۸ ساعت پس از تزریق به ۰/۹۶ و در باکتری همزیست در ۴ ساعت پس از تزریق به ۰/۵۶ رسید. در حالی که در لارو بیمار شده با نماتود آگزینیک، سطح بیان ژن سکرورین ثابت و پایین بود (میزان $2^{-\Delta\Delta Ct}$ بین ۰/۰۲ تا ۰/۰۴ متغیر بود). دلیل این امر عاری بودن نماتود آگزینیک از باکتری همزیست بوده و نتایج این بررسی بیانگر این است که پپتید ضد میکروبی سکرورین در زمان مواجهه میزبان با نماتود *S. carpocapsae* آگزینیک القا نمی‌شود. الگوی بیان ژن سکرورین در زمان‌های مورد بررسی با واکنش‌های دفاع سلولی مطابقت داشت. شمارش سلول‌های خونی در لارو *S. exigua* نشان داد که تعداد کل سلول‌های خونی در لارو بیمار شده با نماتود منوزنیک، نماتود آگزینیک و باکتری همزیست به ترتیب ۱۲، ۴ و ۸ ساعت پس از تزریق به بیش‌ترین مقدار خود رسید. همچنین، تعداد گرانولوسیت‌ها در لارو بیمار شده با نماتود منوزنیک، آگزینیک و باکتری همزیست در ۸، ۲ و ۴ ساعت پس از تزریق افزایش یافت و به بیش‌ترین مقدار خود رسید. در میان سه تیمار مورد بررسی تعداد سلول‌های خونی در لارو تزریق شده با نماتود آگزینیک نسبت به سایر تیمارها تراکم بیشتری داشت. دلیل این امر عاری بودن نماتود از باکتری همزیست *X. nematophila* بوده که مخرب سلول‌های خونی می‌باشد. نتایج دفاع سلولی و بیان ژن سکرورین نشان داد که حضور همزمان نماتود و باکتری همزیست روی غلبه بر سیستم ایمنی اثر سینرژیست داشته و سیستم ایمنی میزبان را سکرورین می‌کنند. تحقیق جاری دیدگاهی جدید در زمینه‌ی الگوی بیان پپتیدهای ضد میکروبی در طول بیماری‌زایی کمپلکس نماتود-باکتری باز کرد. هدف ما استفاده از این یافته‌ها برای فهم بهتر سازوکارهایی سیستم ایمنی میزبان در مقابل آلودگی به بیمارگر خواهد بود.

واژه‌های کلیدی: سیستم ایمنی، پپتید ضد میکروبی، نماتود، باکتری همزیست.

Dissecting the immune defense of *Spodoptera exiguae* against the entomopathogenic nematodes: fluctuation of Cecropin and haemocytes during infection

Reyhaneh Darsouei and Javad Karimi

Biocontrol and Insect Pathology Lab., Department of Plant Protection, School of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad, Mashhad, Iran.
Darsouei@stu.um.ac.ir

Due to the unique relationship of *Steinernema carpocapsae* with *Xenorhabdus nematophila*, survey on host immune system against monoxenic nematode, symbiotic bacteria and axenic nematode could be an important criterion. Here we measured the expression of cecropin of *Spodoptera exigua* larvae in three status including treated with monoxenic *S. carpocapsae*, axenic *S. carpocapsae* and *X. nematophila* at specified intervals, 2, 4, 8 and 16 hour post injection. In current study the haemolymph of treated larvae were collected, RNA extracted, the concentration of all extracted RNA were 1000 ng and cDNA synthesized by equal concentration. Finally, cecropin expression was measured with specific primer and Real Time PCR. Here EF2 gene was used as a housekeeping gene. The obtained results indicated monoxenic nematode is the strongest agent for suppression immune system of insect. The expression of cecropin in treated larvae with monoxenic *S. carpocapsae* and *X. nematophila* at 8 and 4 hour post injection reached to the maximum amount respectively, and then decreased. In monoxenic nematode $2^{-\Delta\Delta Ct}$ at 8 hour post injection reached to 0.96 and in symbiotic bacteria treatment at 4 hour post injection was 0.56. While, in injected larvae with axenic nematode, expression level of cecropin were low and stable. ($2^{-\Delta\Delta Ct}$ value was variable between 0.2 to 0.4). The obtained results indicated the cecropin doesn't induce in the host when infected with axenic nematode, i.e. nematodes without symbiotic bacterium. The fluctuation pattern of the cecropin expression was in agreement of cellular response. The results about calculation of haemocytes change of the larvae indicated total haemocytes in treated larvae with monoxenic nematode, axenic nematode and symbiotic bacteria at 12, 4 and 8 hour post injection were increased to maximum rate, respectively. Also, the number of granulocytes in treated larvae with monoxenic, axenic and symbiotic bacteria at 8, 4 and 2 hour post injection were increased to maximum amount. Among the three treatments, total haemocyte count in treated larvae with axenic nematodes reached to 50 cells that more than other treatments, caused by axenic nematode, while symbiotic bacterium, *X. nematophila*, was absent. The results of cellular defense and cecropin expression showed synergistic effect of the nematode and its bacterium in the suppression of insect immune system. The current work provided new insight into expression pattern of AMPs during pathogenesis of bacteohelminthic complex. We will discuss about utility of these finding for better understanding mechanisms of the host immunity versus pathogen infection.

Keywords: Immune system, Antimicrobial peptide, Nematode, Symbiotic bacteria