

اثر نماتودکشی عصاره‌های آبی چند گیاه دارویی بر نماتود ریشه گرهی گوجه‌فرنگی (*Meloidogyne javanica*)

ملیحه بهمن زیاری^۱، مجید اولیاء^{*}* و فربیا حیدری^۳

۱- دانشجوی سابق کارشناسی ارشد بیماری‌شناسی گیاهی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شهرکرد، شهرکرد، ایران

۲- *تویسته مسؤول: دانشیار بیماری‌شناسی گیاهی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شهرکرد، شهرکرد، ایران (olia100@yahoo.com)

۳- دانشجوی کارشناسی ارشد بیماری‌شناسی گیاهی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شهرکرد، شهرکرد، ایران

تاریخ پذیرش: ۹۵/۰۸/۲۹

تاریخ دریافت: ۹۳/۰۷/۲۳

چکیده

در چند دهه اخیر تحقیقات وسیعی به منظور جایگزینی ترکیبات شیمیایی با ترکیبات گیاهی طبیعی جهت کنترل نماتودها انجام گرفته است. در این پژوهش، اثر بازدارنده‌گی عصاره حاصل از چند گیاه دارویی شامل زیره سیاه، پونه آویشن باغی و دو توده کرچک از ارومیه و کرمان بر میزان تفريح تخم و مرگومیر لارو سن دوم نماتود ریشه گرهی گوجه‌فرنگی در شرایط آزمایشگاهی و گلخانه‌ای مورد ارزیابی قرار گرفت. درصد مرگومیر لارو و نیز درصد عدم تفريح تخم بعد از ۴۸، ۲۴ و ۷۲ ساعت قرارگیری لاروها و تخمهای در معرض عصاره‌های گیاهی محاسبه شد. در گلخانه غلظت‌های صفر، ۲۰۰، ۵۰۰ و ۱۰۰۰ پی‌پی ام از عصاره‌های آبی گیاهان ذکر شده به گلدان‌های حاوی نشاء گوجه‌فرنگی رقم فلات آلوده به نماتود اضافه شد. نتایج آزمایشگاهی نشان داد که بین تیمارها در سطح یک درصد اختلاف معنی‌داری وجود داشت. بیشترین درصد مرگومیر لارو و درصد عدم تفريح تخم در بین گیاهان، مربوط به عصاره گیاه کرچک نوده کرمان با غلظت ۱۰۰۰ پی‌پی ام بود. همچنین نتایج گلخانه‌ای نشان داد اضافه کردن عصاره‌های گیاهی باعث کاهش تولیدمیث و جمعیت نهایی نماتود ریشه گرهی در گیاهان گوجه‌فرنگی آلوده گردید. نتایج حاصل از این تحقیق نوید بخش به کارگیری عصاره این گیاهان در کنترل نماتود ریشه گرهی گوجه‌فرنگی در گلخانه‌ها می‌باشد.

کلید واژه‌ها: عصاره آبی، کنترل نماتود، گیاهان دارویی، نماتود ریشه گرهی، *Meloidogyne javanica*

با سایر بیمارگرهای گیاهی، آن‌ها را به عنوان یکی از عوامل درجه اول بیماری‌زا که تأمین غذاي جهان را تهدید می‌کند قرار داده است. نماتودهای ریشه گرهی یکی از مهم‌ترین بیمارگرهای گیاهی خانواده سولاناسه^۱ به خصوص فلفل، سیب‌زمینی و گوجه‌فرنگی می‌باشند. نماتودهای ریشه گرهی از جمله نماتودهای انگل داخلی ساکن هستند که رابطه تغذیه‌ای را با میزبان گیاهی خود برقرار کرده و آن را وادر به تولید ساختارهای تغذیه‌ای تخصصی به نام سلول‌های غول‌آسا می‌کنند، که این

مقدمه

گوجه‌فرنگی از جمله سبزیجات پر اهمیت است که دارای خواص دارویی و همچنین اهمیت غذایی فراوان در رژیم غذایی انسان می‌باشد. عوامل مختلف بیماری‌زای گیاهی از پتانسیل تولید این محصول می‌کاهند. از جمله‌ی این عوامل نماتودها می‌باشند که از اهمیت خاصی برخوردارند (Akhyani et al., 1984). نماتودهای ریشه گرهی (*Meloidogyne spp.*) از نظر اقتصادی مهم‌ترین نماتودهای انگل گیاهی در سطح جهان محسوب می‌شوند. پراکندگی جهانی، دامنه میزبانی وسیع و تعامل

وجود ندارد و از سویی دیگر پیدایش پدیده‌های مقاومت به انواع سوم سینتیک، مسمومیت‌های ناشی از مصرف سوم شیمیایی برای جانوران، آبریان و حشرات مفید و نیز اثرات سوء بقایای سوم، مشکلات عدیده‌ای را برای سلامت انسان و محیط‌زیست فراهم کرده است. از این رو بسیاری از کشورها از فن آوری جدید تهیه‌ی آفت‌کش‌ها با پایه و منشأ گیاهی، در کنترل بیماری‌های گیاهی استفاده می‌کنند که نسبت به روغن‌های نفتی یا معدنی، اثرات مضر سرمپاشی در مراحل مختلف رشد گیاه را ندارند. فعالیت ضد میکروبی، تحریک مصووبیت گیاه و جلوگیری از آلودگی‌های محیطی از دیگر مزایای مواد طبیعی جدید است. در این بین نقش و اهمیت ترکیبات طبیعی گیاهان در کنترل انواع بیماری‌های گیاهی از جمله بیماری‌های نماتودی بسیار باز و برجسته است.

اولین بار Linford et al. (1938) اثر نماتودکشی برگ‌های خرد شده آناناس (*Ananas comosus* L.) را در اصلاح خاک علیه نماتودهای ریشه گرده‌ی استفاده کردند و توجه محققان را به استفاده از مواد آلی معطوف ساختند. استفاده از گیاهان و فرآورده‌های گیاهی یکی از روش‌های ایمن برای مهار نماتود ریشه گرده‌ی می‌باشد. این روش ارزان، با کاربرد آسان، بدون خطرات آلودگی محیط‌زیست و با توانایی اصلاح خاک از لحاظ ساختاری و تغذیه‌ای می‌باشد (Qamar et al., 2006). با توجه به دلایل فوق الذکر لزوم استفاده از گیاهان بسومی هر منطقه بهویژه در کشورهای در حال توسعه یک نیاز مبرم تلقی می‌گردد. Sangwan et al. (1990) فعالیت نماتودکشی انسان حاصل از سه گیاه متعلق به خانواده نعناع^۱ و دو گونه گیاهی از خانواده مورد^۲ (از جمله میخک هندی^۳) را به اثبات رساندند. Oka et al. (2000) اثر نماتودکشی انسان‌ها و ترکیبات حاصل از ۲۷ گونه گیاهی را علیه نماتود ریشه گرده‌ی بررسی کردند و نتایج آن‌ها نشان داد انسان رازیانه، زینان و نعناع بالاترین فعالیت نماتودکشی را در بین انسان‌های آزمایش شده در شرایط آزمایشگاهی

سلول‌ها برای تغذیه و تکامل نماتود ضروری می‌باشند (Pegard et al., 2004). تاکنون در ایران هفت گونه و پنج نزد از نماتودهای ریشه گرده‌ی شناخته شده است که گونه جاوایکا (*M. javanica*) بیشترین پراکنش را در ایران دارد. دامنه میزانی وسیع نماتود ریشه گرده‌ی، سرعت بالای تکثیر آن، کوتاهی مدت زمان نسل‌ها که بین ۲۰ تا ۳۰ روز در خاک‌های گرمسیری می‌باشد، انگل داخلی بودن و نیز وجود ماده‌هایی که توانایی تولید بیش از ۱۰۰۰ تخم را دارند و بر همکنش با سایر بیمارگرهای خاکزی نظیر قارچ‌ها، کنترل این نماتود را مشکل ساخته است (Natarajan et al., 2006). امروزه نماتودهای انگل گیاهی عمده‌تاً با استفاده از روش‌های زراعی، نماتودکش‌های شیمیایی و کاشت ارقام مقاوم مهار می‌شوند (Oka et al., 2000). استفاده از ارقام مقاوم یکی از ابزارهای مدیریتی مؤثر علیه نماتود ریشه گرده می‌باشد، اما این ارقام در همه محصولات دیده نمی‌شوند، به علاوه مقاومت به نماتود در گوجه‌فرنگی با افزایش دمای خاک بالاتر از ۲۸ درجه سانتی‌گراد کاهش می‌باید (Oka et al., 2006). روش‌های مهار نماتودهای انگل گیاهی، نظیر آفتاب‌دهی خاک، ضد عفونی اندام‌های گیاهی و تزریق آب داغ جهت جایگزینی روش‌های شیمیایی به کار رفته است اما میزان تأثیر این روش‌ها تحت شرایط محیطی، نوع خاک و ظرفیت رطوبت موجود در خاک متفاوت بوده است. اگرچه میکرووارگانیسم‌های هم‌ستیز Pasteuria penetrans و قارچ‌های نماتودخوار در کنترل زیستی به کار می‌روند. ولی استقرار موفق و هزینه بالا، از فاکتورهای محدود کننده استفاده از این عوامل بیولوژیک هستند (Taba et al., 2007). بنابراین، جستجوی جهت روش‌های مدیریتی دیگر برای مهار نماتودهای انگل که با مضرات کمتری همراه باشد، لازم و ضروری به نظر می‌رسد. یکی از روش‌های نوین در جهت کنترل آفات و بیماری‌های گیاهی بهویژه برای تولید محصولات ارگانیک، استفاده از مواد و ترکیبات طبیعی یا سبز با منشأ میکروبی و گیاهی است. زیرا از یک سو برای تعدادی از عوامل بیماری‌زا روش کنترل مؤثر و پایداری

1- Lamiaceae

2- Myrtaceae

3- Eugenia caryophyllata

در پژوهش حاضر اثر نماتودکشی عصاره‌های آبی چهار گیاه دارویی زیره سیاه، پونه، آویشن باغی و دو توده کرچک از ارومیه و کرمان بر نماتود ریشه گرهی گوجه‌فرنگی در شرایط آزمایشگاه و گلخانه مورد بررسی قرار گرفت.

مواد و روش‌ها

تکثیر نماتود

ریشه‌های آلدوده به نماتود از گلخانه‌های گوجه‌فرنگی شهرستان نجف آباد استان اصفهان جمع آوری شد. برای به دست آوردن جمعیت خالص از نماتود، ریشه‌های حاوی گره درون پتری حاوی آب مقطر قرار گرفت، در زیر بینوکولر با پنس سترون از هر نمونه به روش تک کیسه تخم، یک توده تخم مناسب به آرامی از ریشه جدا شد و درون یک پتری حاوی آب مقطر قرار داده شد و در گلخانه در حفره‌ای که در فاصله یک سانتی‌متری از طوفه نشاهای گوجه‌فرنگی رقم فلات ایجاد شده بود تلقیح شد. ریشه‌های تلقیح شده ۷۰ روز پس از تلقیح از خاک خارج شد و به شیوه Hartman and Sasser (1985) پس از شست و شوی ریشه‌ها، به کمک پنس تعدادی توده‌ی تخم زیر بینوکولر از غده‌ها جدا و در ویال‌های ۱/۵ میلی‌لیتری ریخته شد. با افزودن واکتس ۱۰ درصد و هم زدن آن توسط ورتکس به مدت ۱ دقیقه ماده‌ی ژلاتینی اطراف تخم‌ها حل شد. این سوسپانسیون روی الک‌های ۳۷۰ و ۴۰۰ مش ریخته و با آب شستشو داده شد تا عاری از محلول واکتس اضافه شود.

تهییه عصاره

بذر گیاهان انسانس دار در گلخانه دانشگاه شهر کرد کشت شدند و پس از رسیدن به مرحله رشدی موردنظر (در گیاهان آویشن باغی، کرچک و پونه مرحله روشنی و گیاه زیره سبز مرحله بارده) اندام محل تجمع انسانس گیاهان (در گیاهان آویشن باغی، کرچک و پونه برگ‌ها و گیاه زیره سبز، بذر) در سایه و در هوای آزاد کاملاً خشک شدند و توسط هاون چینی کاملاً پودر و الک

داشتند. انسانس دارچین و سیر و انسانس گیاهان دارویی حاصل از ۲۹ گونه گیاهی موجود در ۱۸ تیره گیاهی از لحاظ فعالیت نماتودکشی مورد بررسی قرار گرفت و انسانس برخی گیاهان مورد آزمایش موجب مرگ و میر افراد نر، ماده و لارو Choi et al., 2007 (Albuquerque et al., Park et al., 2005) انسانس دو گونه از جنس *Pectis* spp. را در دستگاه گاز کروماتوگرافی جی‌سی‌آس^۱ قرار دادند و ترکیبات مونوترين را استخراج و اثرات این ترکیبات را بر بقای لاروهای نماتود ریشه گرهی *M. incognita* بررسی کردند. تاکنون گیاهان بی‌شماری با فعالیت ضدنماتودی شناخته شده‌اند که از مهم‌ترین آن‌ها گل جعفری (*Tagetes* sp.), چریش (*Azadirachta indica* L.), زیتون تلخ (*Azhar* et al., 2007) (*Meliaa zedarrach* L.) درمنه (*Artemisia obsinthium* L.), آویشن و نعناع (Korayem et al., 1993) (*Mentha viridis* L.) و انسانس‌های گیاهی زیره (*Carum carvi* L.), رازیانه (*Foeniculum vulgare* L.), نعناع (*Allium sativum* L.) و سیر (*Mentha spicata* L.) (Oka et al., 2000) می‌باشند. علاوه بر بررسی‌های آزمایشگاهی، بررسی اثر کنترلی ترکیبات گیاهی در گلخانه هم مورد توجه محققان قرار گرفته است. از جمله (Haroon et al., 2009) این تحقیقات می‌توان به پژوهش در کنترل نماتود سیست (*Heteroderazea* sp.) با استفاده از برخی از گیاهان دارویی بومی مصر اشاره کرد. از مهم‌ترین نماتودکش‌های گیاهی که امروزه به صورت تجاری مورد مصرف قرار می‌گیرند می‌توان به آزادیراکتین با نام نیم اشاره کرد که از برگ گیاه چریش استخراج می‌شود. این ترکیبات دارای خواص دورکنندگی و ضدتغذیه‌ای هستند و به طور تماسی و گوارشی بر حشرات و نماتدها اثر کشنده‌گی دارند. این ترکیبات در پوست‌اندازی نیز اختلال ایجاد می‌کنند (Rakhshani and Taheri, 2006).

شد. جهت نرمال کردن داده‌ها از تبدیل رادیکالی استفاده شد و با استفاده از نرم افزار آماری SAS مقایسه میانگین‌ها به روش LSD و در سطح احتمال آماری ۱ درصد انجام شد.

بررسی تأثیر بازدارندگی عصاره‌ها در گلخانه
عصاره‌ها به تفکیک به گلدان‌های ۲ کیلویی حاوی نشای گوجه‌فرنگی رقم فلات و نماتود اضافه شدند. به این صورت که پس از ۵ تا ۷ روز که نشاهای گوجه‌فرنگی در گلدان استقرار یافتد و شروع بهرشد کردند، با پیست اکسپورد به درون چاهک‌های ایجاد شده در اطراف ریشه 10 ± 800 عدد تخم نماتود ریخته شد. پس از دو روز عصاره‌های آبی گیاهان به مقدار ۲۰ میلی‌لیتر به خاک اطراف نشاهای اضافه شد، تا حدی که رطوبت خاک گلدان‌ها به حد ظرفیت زراعی برسد، اما آب از ته گلدان‌ها خارج نشود. اضافه کردن عصاره آبی گیاهان در دو روز متواتی انجام شد و در مجموع به هر گلدان ۴۰ میلی‌لیتر عصاره اضافه شد. گلدان‌ها در گلخانه با دمای ۲۸-۲۵ درجه‌ی سانتی گراد نگهداری و دو روز یک‌بار آبیاری شدند. تیمارها در ۴ تکرار در قالب طرح کاملاً تصادفی انجام شد. پس از ۷۰ روز فاکتورهای رشدی و تولیدمثلی بوته گوجه‌فرنگی اندازه گیری شد. جهت نرمال کردن داده‌ها از تبدیل رادیکالی استفاده شد. با استفاده از LSD نرم افزار آماری SAS مقایسه میانگین‌ها به روش LSD و در سطح احتمال آماری ۱ درصد انجام شد.

نتایج و بحث

بررسی‌های آزمایشگاهی
الف- اثر عصاره‌های آبی چند گیاه دارویی بر میزان ممانعت از تفریخ تخم
نتایج تجزیه‌واریانس اثر عصاره‌های گیاهان مورد مطالعه، غلظت‌ها و زمان‌های مواجهه نشان‌دهنده تفاوت معنی دار بین تیمارهای مختلف در سطح یک درصد بود (جدول ۱). در بین عصاره‌های آبی گیاهان مورد بررسی به ترتیب کرچک (توده کرمان)، کرچک (توده ارومیه) و آویشن تأثیر بیشتری در بازدارندگی از تفریخ تخم نماتود

گردید. در هر بار تهیه عصاره از گیاهان حدود ۵۰ گرم از پودر گیاه وزن و در یک لیتر آب قرار داده شد. سوسپانسیون محلول به مدت ۲۴ ساعت روی شیکر مغناطیسی قرار گرفت تا مواد در آب حل شود. سپس محلول آماده شده از کاغذ صافی شماره ۱ عبور داده شد و به عنوان محلول پایه در آزمایش‌ها مورد استفاده قرار گرفت.

بررسی تأثیر بازدارندگی عصاره‌ها در آزمایشگاه
الف- بررسی اثر عصاره آبی چند گیاه دارویی بر ممانعت از تفریخ تخم نماتود ریشه گرهی
برای بررسی تأثیر عصاره‌ها در ممانعت از تفریخ تخم‌ها، ۱۰۰ عدد تخم نماتود به همراه ۱۰ سی‌سی آب مقطر به پتری حاوی عصاره‌های آبی اضافه گردید تا در غلظت نهایی صفر، ۲۵۰، ۵۰۰، ۷۵۰ و ۱۰۰۰ پی‌پی ام قرار ۲۸-۲۶ درجه‌ی سانتی گراد نگهداری شدند. تعداد تخم‌های تفریخ شده بعد از ۴۸، ۷۲ و ۷۲ ساعت جهت ارزیابی تأثیر عصاره‌ها شمارش گردید. این تیمارها در ۴ تکرار و به صورت طرح آزمایشی فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی انجام شد. جهت نرمال کردن داده‌ها از تبدیل رادیکالی استفاده شد و با استفاده از نرم افزار آماری SAS مقایسه میانگین‌ها به روش LSD و در سطح احتمال آماری ۱ درصد انجام شد.

ب- بررسی اثر عصاره آبی چند گیاه دارویی بر مرگ و میر لارو سن دو نماتود ریشه گرهی
برای بررسی تأثیر بازدارندگی عصاره‌ها روی فعالیت لاروهای نماتود، تعداد ۱۰۰ عدد لارو سن دوم تازه تفریخ شده به همراه ۱۰ سی‌سی آب مقطر به ظروف پتری حاوی عصاره‌های آبی اضافه شد تا در غلظت‌های صفر، ۲۵۰، ۵۰۰ و ۷۵۰ پی‌پی ام قرار گیرند. تیمار حاوی آب مقطر با غلظت صفر به عنوان شاهد در نظر گرفته شد. ظروف پتری در انکوباتور در دمای ۲۸-۲۶ درجه‌ی سانتی گراد نگهداری شدند. تعداد لاروهای مرده بعد از ۴۸، ۷۲ و ۷۲ ساعت جهت ارزیابی تأثیر عصاره‌ها شمارش گردیدند. تیمارها در ۴ تکرار و به صورت طرح آزمایشی فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی انجام

گردید. بررسی اثرات متقابل نیز نشان داد که غلظت‌های مورد استفاده از عصاره‌های مذکور، قابلیت ممانعت از تفريح تخم نماتود را داشتند. چهار گیاه دارویی (زیره سبز، (Apiaceae) علیه سیاه، زینیان و رازیانه) از خانواده چتریان (*M. javanica*)، موجب ممانعت از تفريح تخم نماتود شدند (Sadeghi et al., 2012). در یک آزمایش دیگر نیز اثر عصاره شش گیاه دارویی روی (*M. incognita*) ممانعت از تفريح تخم نماتود ریشه‌گرهی (Joymati, 2009). اثبات شده است (Joymati, 2009).

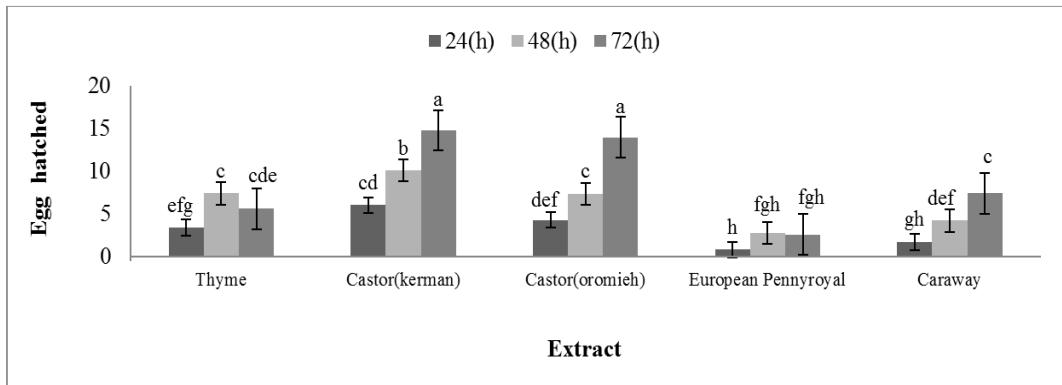
داشتند (شکل ۱ و جدول ۱). این موضوع می‌تواند مربوط به تفاوت در ترکیبات مؤثر در هر یک از گیاهان مورد بررسی باشد. در بین غلظت‌های مورد استفاده، بیشترین ممانعت از تفريح تخم در غلظت ۱۰۰۰ پی‌پی ام عصاره‌آبی کرچک (توده کرمان) مشاهده شد. علی‌رغم آن که با گذشت زمان تعداد تخم‌های تفريح شده در تمام تیمارها افزایش یافت ولی میزان افزایش در تیمارهای مختلف متفاوت بود به نحوی که بیشترین تعداد تخم تفريح نشده، در غلظت ۱۰۰۰ پی‌پی ام عصاره کرچک (توده کرمان) و ۷۲ ساعت پس از شروع آزمایش مشاهده

جدول ۱- نتایج تجزیه واریانس تأثیر عصاره آبی چند گیاه دارویی بر میزان مرگ و میر لارو سن دوم و تفريح تخم نماتود ریشه گرهی

Table 1. The results of analysis of variance on the effect of water extracts of some medicinal plants on mortality of the root-knot nematode J₂ and hatching of the eggs of *Meloidogyne javanica*

Source of Variation	df	Mean Square	
		Dead J ₂	Egg hatched
Extract	5	11987**	418**
Concentration	3	10770**	95.2**
Time	2	10651**	620**
Concentration × Extract	12	182**	25**
Concentration × Time	6	617**	20.6**
Extract × Time	10	578**	85.1**
Concentration × Extract × Time	24	38.7*	8.8 ^{ns}
Error	189	21.1	1348.7
CV%	-	14.6	26

ns: represents no significant difference, **: significant difference at 1%



شکل ۱- مقایسه تأثیر عصاره آبی چند گیاه دارویی بر تفريح تخم نماتود ریشه گرهی *Meloidogyne javanica* در زمان‌های مختلف

Figure 1. Effect of the water extracts of some medicinal plants on hatching of the eggs of *Meloidogyne javanica* at different times

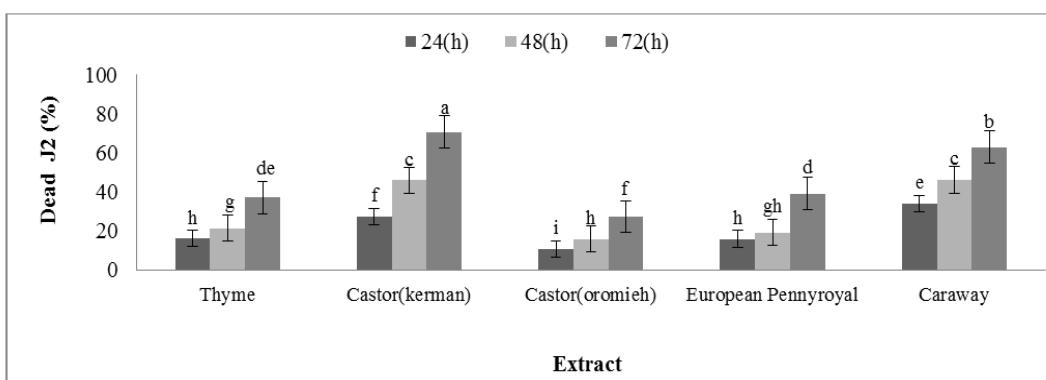
بوده است (جدول ۲). همچنین عصاره گیاهان ذکر شده به طور معنی داری جمعیت نماتود را در مقایسه با شاهد کاهش داد (جدول ۲).

الف- ارزیابی بیماری زایی نماتود ریشه گرهی
 نتایج تجزیه واریانس و مقایسه میانگین داده‌های حاصل از شمارش تعداد گال، تعداد توده تخم در یک گرم ریشه، تعداد تخم در هر توده تخم، تعداد لارو سن دوم در ۱۰۰ گرم خاک و شاخص R در جدول ۳ آمده است. عصاره گیاهان ذکر شده به طور معنی داری جمعیت نماتود را در مقایسه با شاهد کاهش داد. یکی از شاخص‌های اصلی بیماری زایی نماتود ریشه گرهی ایجاد گال روی ریشه است. میانگین تعداد گال در واحد وزن ریشه در تیمارهای مختلف این بروزی تفاوت معنی دار داشتند. به نحوی که بیشترین تعداد گال در تیمار شاهد آلوده و کمترین آن در تیمار آویشن مشاهده شد. به عبارت دیگر عصاره گیاه آویشن، تشکیل گال توسط نماتود را به شدت کاهش داده بود. بعد از آویشن، زیره و کرچک (توده ارومیه) به ترتیب بیشترین ممانعت از تشکیل گال روی گوجه‌فرنگی را باعث شدند. این ممانعت می‌تواند ناشی از تأثیر مستقیم عصاره روی لارو و تخم نماتود و یا به طور غیرمستقیم از طریق فراهم نمودن شرایط مناسب برای رشد گوجه‌فرنگی و دفاع در مقابل حمله نماتود باشد. نصیری و همکاران نیز با بررسی اثر کود سبز گزنه روی نماتود ریشه گرهی نتایج مشابهی گرفتند (Nasiri et al., 2012).

ب- اثر عصاره‌های آبی گیاهان دارویی بر مرگ‌ومیر لارو سن دو نماتود ریشه گرهی
 نتایج تجزیه واریانس حاکی از این بود که بین عصاره‌های آبی گیاهان دارویی مورد مطالعه و شاهد، بین غلظت‌های مختلف و همچنین بین زمان‌های مختلف مورد بررسی عصاره‌ها در سطح احتمال ۱ درصد اختلاف معنی داری وجود داشت (جدول ۱). در تمامی تیمارها بیشترین مرگ‌ومیر لارو سن دوم نماتود، ۷۲ ساعت پس از شروع آزمایش و در بین غلظت‌ها، در غلظت ۱۰۰۰ پی‌پی ام مشاهده شد. در بین گیاهان مورد بررسی به ترتیب کرچک (توده کرمان)، زیره، آویشن باگی، پونه و سپس کرچک (توده ارومیه) تأثیر بیشتری در مرگ‌ومیر لاروهای سن دوم داشتند (شکل ۲). بررسی اثرات متقابل تیمارها نشان داد که غلظت‌های مورد استفاده از عصاره‌های مذکور، می‌توانند منجر به مرگ لاروها شوند و با افزایش زمان و غلظت تعداد لاروهای مرده افزایش یافته. کاربرد Heidari et al. (2012) روی مرگ‌ومیر لارو نماتود ریشه گرهی نیز نتایج مشابهی را نشان داد. همچنین در آزمایشات Joymati (2009) شش گیاه دارویی اثرات مثبتی در مرگ‌ومیر لارو نماتود نشان دادند.

نتایج بررسی‌های گلخانه‌ای

نتایج گلخانه‌ای نشان داد که کاربرد نوع عصاره و غلظت بر روی شاخص‌های رشدی گوجه‌فرنگی مؤثر



شکل ۲- مقایسه تأثیر عصاره آبی چند گیاه دارویی بر درصد مرگ‌ومیر لارو نماتود ریشه گرهی *M. javanica* در زمان‌های مختلف

Figure 2. Effect of the water extracts of some medicinal plants on mortality percentage of the root-knot nematode J₂ of *Meloidogyne javanica* at different times

جدول ۲- نتایج تجزیه واریانس تأثیرات عصاره‌های آبی چند گیاه دارویی بر صفت‌های رشدی گوجه‌فرنگی رقم فلات آلوه به نماتود ریشه گرهی (*Meloidogyne javanica*)

Table 2. The results of analysis of variance on the effects of water extracts of some medicinal plants on growth parameters of tomat var. Falat infected with root knot nematode, *Meloidogyne javanica*

Source of Variation	df	Mean Square					
		Root dried weight (g)	Shoot dried weight (g)	Root length (cm)	Shoot length (cm)	Root fresh weight (g)	Shoot fresh weight (g)
Extract	6	103.3**	555.5**	537.8**	547.9**	605.9**	2097.8**
Concentration	3	173.1**	1313**	211.9**	464.1**	783.2**	3841.4**
Concentration × Extract	12	13**	71.4**	92.2**	11.2**	52.1**	142.5**
Error	66	0.3	0.4	0.5	0.3	0.5	0.3
CV%	-	4.6	1.9	1.6	6.4	1.5	5.8

**: Significant difference at 1%

جدول ۳- نتایج تجزیه واریانس تأثیرات عصاره‌های آبی چند گیاه دارویی بر صفت رشد و نموی نماتود ریشه گرهی (*Meloidogyne javanica*)

Table 3. The results of analysis of variance on the effects of water extracts of some medicinal plants on growth parameters of root knot nematode, *Meloidogyne javanica*.

Source of Variation	df	Mean Square					
		Reproductive factor	Final population	J ₂ /100 g soil	No. of Egg/egg mass	No. of egg mass/g root	No. of gall/1 g root
Extract	6	476.8**	2346068250**	42283.1**	2081.8**	1754.2**	6101**
Concentration	3	77.7**	4984226496**	1263.5**	2842.4**	151.2**	1259.4**
Concentration × Extract	12	53.5*	2564737523**	1913.6**	181.1**	124.1**	498.5**
Error	66	0.3	200099	0.3	0.4	0.4	0.4
CV%	-	7.5	8.4	1.3	1.7	2.2	1.1

ns: represents no significant difference, **: significant difference at 1%

آزمایشات سایر محققین مشابهت داشت. برای مثال با بررسی اثر کنف هندی مخلوط با گوجه‌فرنگی مشخص شد که جمعیت نماتود ریشه گرهی در خاک به شدت کاهش یافت (Wang et al., 2002). در یک بررسی دیگر نیز اثرات چند گیاه از جنس *Brassica* روی بستر رویشی گوجه‌فرنگی نتایج مشابهی را نشان داد (Soheili et al., 2012). اثر محافظت کنندگی عصاره آبی گیاهان (زیره سیاه، زیره سبز، زینیان، رازیانه، میخک هندی) به صورت فرو بردن نشاها گوجه‌فرنگی به مدت

بیشترین و کمترین شاخص R محاسبه شده، به ترتیب مربوط به گوجه‌فرنگی آلوه به نماتود و تیمار آویشن بود. علت پایین بودن شاخص مذکور در تیمار آویشن را می‌توان دلیلی بر مانع از نفوذ نماتود به داخل ریشه عنوان کرد. داده‌های حاصل از اندازه گیری شاخص‌های رشد و نموی نماتود نشان می‌دهد که آویشن بیشترین تأثیر مثبت را بر کنترل نماتود ریشه گرهی داشته است و به ترتیب تیمار زیره، پونه و کرچک (توude کرمان) در درجات بعدی قرار گرفتند. نتایج این آزمایشات با نتایج

لیپیدها^۹ و ترپنoidهای^{۱۰} جدا شده از تیره ملیکاسه^{۱۱} هستند که دارای خاصیت نماتودکشی می‌باشند. همچنین فعالیت نماتودکشی عصاره‌های آزمایشی ممکن است به خاطر تغییر شکل دادن و انحطاط پروتئین‌ها، ممانعت از فعالیت آنزیم‌ها، مداخله با جریان الکترون در مسیر زنجیر تفسی و یا با فسفوریلاسیون ATP باشد (Katooli et al., 2010).

ب- ارزیابی خسارت نماتود به گوجه‌فرنگی طول ریشه و ساقه

نتایج حاصل از مقایسه میانگین نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی دار در تیمارهای مختلف بود. به عبارت دیگر حضور نماتود در تمام تیمارها باعث در جاتی از کاهش رشد نسبت به شاهد شد، به طوری که بیشترین رشد اندام‌های هوایی در تیمار گوجه‌فرنگی شاهد (غیرآلوده) و غلظت ۱۰۰ پی‌پی ام کرچک (ارومیه) و کمترین رشد در تیمار گوجه‌فرنگی آلوده به نماتود مشاهده گردید (جدول ۴). مصرف مواد غذایی گیاه میزان و اختلال در تغذیه گیاه یکی از اثرات عمومی عوامل بیماری‌زا از جمله نماتودها می‌باشد. نماتودها علاوه بر مصرف مواد غذایی ساخته شده برای رشد گیاه، با ایجاد تغییرات نامطلوب در ریشه، باعث اختلال در جذب آب و مواد معدنی و انتقال آن به نقاط مصرف می‌شوند. یکی از اثرات اصلی نماتود روی ریشه تحریک ساختارهایی موسوم به سلول‌های غول‌آسا است که وظیفه آن‌ها تغذیه نماتود است. بنابراین بخش قابل توجیهی از مواد غذایی تولید شده توسط گیاه در اختیار نماتود قرار می‌گیرد و سیستم ریشه با کمبود مواد غذایی مواجه می‌شود که حاصل آن کاهش رشد طولی ریشه در تیمارهای آلوده به نماتود است (Vovlas et al., 2005).

نتیجه این اختلال کمبود مواد معدنی در بخش‌های ضروری برای گیاه یا تجمع نامطلوب در اطراف محل آلودگی می‌شود (James and Ellis, 1978).

9- Lipid

10- Terpenoides

11- Meliaceae

یک ساعت در غلظت‌های مختلف عصاره گیاهان مذکور و نیز تأثیر بقایای این گیاهان به عنوان اصلاح‌کننده‌های خاک در کنترل نماتود ریشه گرده‌ی مورد بررسی قرار گرفت و مشخص گردید که در آزمایشات آن‌ها زیره سبز بهترین تأثیر را در کاهش تعداد لارو سن دو و کاهش نرخ تولید مثل نماتود داشت و گیاهان تیمار شده با عصاره آبی رازیانه و زیره سیاه بیشترین کاهش در شاخص گال ریشه را داشتند. همچنین بقایای زیره سبز نیز جزء بهترین کنترل‌ها در مبارزه با نماتود ریشه گرده‌ی در آن آزمایشات بود (Sadeghi et al., 2012). با به کارگیری عصاره آبی برگ‌های درمنه و کرچک کاهش تعداد گال و جمعیت نماتود در گیاهان خیار آلوده (Katooli et al., 2010) به خوبی مشاهده گردید (Susan et al. 2005) تأثیر کاربرد عصاره آبی پنج گونه گیاهی در کنترل نماتود ریشه گرده‌ی (M. incognita) روی بامجان را تأیید کرده‌اند. Oka et al. (2000) نیز فعالیت ضد نماتودی عصاره سه گیاه^۱ و ۲۷ گونه دیگر از گیاهان را روی خیار بررسی کردند که بیشتر این ترکیبات باعث کاهش تعداد گال در ریشه شدند.

استفاده از عصاره آبی گیاهان انتخاب شده برای این تحقیق از تیره‌های مختلف میان این مطلب می‌باشد که این گیاهان دارای ترکیباتی هستند که فعالیت ضد نماتودی از خود نشان می‌دهند. گیاهان آلی دارای یک طیف وسیع و گسترده از ترکیبات فعال از جمله ایزوتوپیوسیانات‌ها^۲، گلوکوزینولات‌های^۳ جدا شده از تیره براسیکاسه^۴، گلوکوسیدازهای سیناژنیک^۵، پلی‌استیلن‌های^۶ جدا شده از تیره آستراسه^۷ و آalkaloidها^۸.

1- *Origanum vulgare*, *O. syriacum*, *Coridothymus capitatus*

2- Isothiocyanates

3- Glucosinolates

4- Brassicaceae

5- Cyanogenic glycosides

6- Polyacetylenes

7- Asteraceae

8- Alkaloids

جدول ۴- مقایسه میانگین تأثیرات عصاره‌های آبی چند گیاه دارویی بر صفت‌های رشدی گوجه‌فرنگی رقم فلات آلوده به نمانود ریشه گرهی (*M. javanica*)

Table 4. Means comparison of effect of water extracts of some medicinal plants tomat var. Falat infected with root knot nematode, *Meloidogyne javanica*

سالنامه علمی کشاورزی، جلد ۴۰، شماره ۲، ایامیان ۱۳۹۵

		Root length (cm)	Shoot length (cm)	Root fresh weight (g)	Shoot fresh weight (g)	Root dried weight (g)	Shoot dried weight (g)						
1000	Caraway	42.5±3	d	86±5.4	e	26.08±5.4	h	165.31±5.4	a	5.1±0.4	j	53.06±17.5	a
	European Pennyroyal	36.2±7.7	ef	91.4±3.7	c	43.5±3.3	e	135.17±3.4	e	11.6±1.8	d	35±6.8	c
	Thyme	39±12.1	d	104.2±9.7	a	27.3±7.7	h	148.22±4.5	c	7.3±3.3	h	34.5±7.4	d
	Castor(Oromieh)	50±11.8	b	82.4±4.3	fg	58.8±21.1	b	135.07±4.4	e	19.5±9.3	a	32.3±10.06	f
	Castor(Kerman)	46±20	c	91.44±7.1	c	29.06±7.8	h	141.51±2.7	d	7.02±2.2	h	43.9±4.6	b
750	Caraway	42.7±4.5	d	82±7.5	g	35.2±6.5	f	147.67±6.4	c	6.1±1.7	i	33.1±11.2	c
	European Pennyroyal	42.2±15	d	88.05±7.2	d	42.2±11.01	e	128.02±5.2	g	8.7±1.4	f	31.1±7.8	e
	Thyme	37.2±4.9	e	97.6±7.7	b	32.2±5.4	g	125.91±5.3	h	5.51±2.8	ij	23.8±3.8	i
	Castor(Oromieh)	48.7±14.1	bc	78.35±5.1	h	49.6±16.8	c	103.45±6.4	m	10.8±2.7	de	29.5±6.7	f
	Castor(Kerman)	35±2.4	fg	86.13±6.5	ed	43.4±6.3	e	129.04±5.4	f	9.8±4.8	e	31.4±7.7	f
500	Caraway	37.2±6.5	e	87±5.4	d	32.6±7.7	f	123.01±4.4	i	8.4±3.8	g	33.8±4.8	f
	European Pennyroyal	38.7±4.2	de	84.88±8.3	f	45.1±1.2	e	122.45±2.4	ij	13.3±2.4	c	28.5±6.5	l
	Thyme	35.5±6.5	fg	98.87±6.8	b	32.1±6.3	g	110.71±3.5	l	13.8±3.1	bc	23.1±3.7	l
	Castor(Oromieh)	52.2±11.08	b	72.53±5.7	i	46.8±10.4	d	97.93±5.4	n	12±2.4	d	26.1±5.8	g
	Castor(Kerman)	33.7±4.9	h	84.88±5.06	f	47.8±11.8	d	131.9±3.3	ij	14.8±7.3	b	28.3±6	f
250	Caraway	27.5±8.2	j	82±5.3	g	48.9±14.9	cd	117.61±4.1	j	14.3±5.3	b	26.5±3.4	gh
	European Pennyroyal	35.5±13	fg	79.19±5.8	h	61.4±9.6	a	114.73±3.4	k	14.2±2.7	b	23.8±7.5	m
	Thyme	37±8.5	e	84.88±5.5	f	51.3±13.7	bc	102.17±2.4	m	16.3±7.7	a	22.2±6.1	n
	Castor(Oromieh)	57±17	a	71.73±5.5	ij	34.68±10.1	f	98.61±3.4	n	5.4±1.6	j	35.9±9.9	h
	Castor(Kerman)	33±9.4	i	79.1±5.5	h	52.5±19	b	109.74±3.4	l	14.9±11.7	b	32.6±3.8	g
Nematode		40±14	d	72±5.2	i	47±6.5	d	94.25±3.4	o	13.3±2.5	c	21.5±1.9	l
Control		46.7±13.7	c	98±5.5	b	24.5±9.2	i	153.4±2.4	b	4.3±1.6	jk	33.8±10.4	e

Means in the same column followed by the same letter are not significantly different ($P > 0.05$)

ریشه در تیمار پونه غلظت ۱۰۰۰ پی‌پی ام مشاهده شد که با وجود تعداد گال محدود و بسیار ریز روی ریشه، قابل توجیه بود. در حالی که بیشترین میزان وزن تر ریشه در تیمار گوجه‌فرنگی آلوده به نماتود مشاهده شد. یکی از علایم بارز آلودگی گیاه به نماتود ریشه گردهی، کاهش تعداد برگ‌ها می‌باشد. کمترین میزان وزن تر اندام هوایی نیز در تیمار گوجه‌فرنگی آلوده به نماتود مشاهده شد. که بخش عمده این کاهش ناشی از مصرف مواد غذایی توسط نماتود در ریشه و بخشی نیز ناشی از ریزش و یا کاهش تعداد برگ‌ها بوده است. تیمار ۱۰۰۰ پی‌پی ام زیره در میان تیمارهای مورد بررسی، بیشترین وزن تر اندام هوایی را نیز داشت.

وزن خشک ریشه و ساقه

مقایسه میانگین وزن خشک ریشه و ساقه نیز نشان‌دهنده نتایج مشابه وزن تر اندام‌های مذکور بود (جدول ۴).

سپاس‌گزاری

بدین وسیله از حمایت‌های معاونت پژوهشی دانشگاه شهر کرد قدردانی می‌گردد.

وزن تر ریشه و ساقه

مقایسه میانگین وزن تر ریشه و ساقه در جدول ۴ ذکر شده است. نتایج حاصل، نشان‌دهنده افزایش وزن تر ریشه و کاهش وزن ساقه در تیمارهای آلوده به نماتود بود. همچنین غلظت‌های مختلف عصاره اختلاف معنی‌داری در سطح ۱ درصد با شاهد آلوده داشت و به طور کلی افزایش غلظت عصاره سبب افزایش وزن تر ساقه و کاهش وزن تر ریشه نسبت به شاهد آلوده گردید بود. همچنین دو توده کرچک نسبت به هم اختلاف معناداری داشتند و توده کرمان مؤثرتر بود. ترشحات غدد مری لاروهای سن دوم نماتود حاوی پروتئاز می‌باشد که باعث شکستن پروتئین‌های گیاه میزبان به اسیدهای آمینه می‌شود. تجمع اسیدهای آمینه مخصوصاً ترپتوفان که پیش نیاز تولید ایندول استیک اسید است، موجب افزایش تولید اکسین و عدم تعادل هورمونی در محل تغذیه نماتود و ایجاد گال می‌گردد. تولید گال و افزایش ریشه‌های فرعی در واکنش به حمله‌ی نماتودهای ریشه‌گردهی منجر به افزایش وزن تر ریشه در تیمارهای آلوده به نماتود می‌گردد (Perry et al., 2010). در میان تیمارهای آلوده به نماتود، کمترین میزان وزن تر

REFERENCES

- Akhyan, A., Mojtabaei, H., and Naderi, A. 1984. Species and physiologic races of root-knot nematodes in Iran. Iranian Journal of Plant Pathology, 20: 57-71. (in Farsi with English abstract).
- Albuquerque, M.R.J.R., Costa, S.M.O., Bandeir, P.N., Santiago, G.M.P., Andrade-Neto, M., Silveira, E.R., and Pessoa, O.D.L. 2007. Nematicidal and larvicidal activities of the essential oils from aerial parts of *Pectisoligo cephalia* and *Pectisapodoc ephala* Baker. Annals of the Brazilian Academy of Sciences, 7(2): 209-213.
- Azhar, R.M., Ahmad, F., and Seddiqi, M. 2007. Bioefficacy of some botanical extracts for the management of root-knot nematode *Meloidogyne incognita* in *Lycopersicon esculentum*. National Journal of Life Science, 4(1): 101-104.
- Choi, I.H., Park, J.Y., Shin, S.C., Kim, J., and Park, I.K. 2007. Nematicidal activity of medicinal plant essential oils against the pinewood nematode (*Bursaphelenchus xylophilus*). Applied Entomology and Zoology, 42(3): 397-401.

- Haroon, S.A., Othman, E., and Youssef, R.M. 2009. The effect of root exudates from certain Egyptian medicinal plants on cyst nematode, *Heterodera zaeae*. Cereal Cyst Nematodes Research and Outlook, Conference, Ankara, Turkey, 227-232.
- Hartman, K.M., and Sasser, J.N. 1985. Identification of *Meloidogyne* species on the basis of differential host test and perineal pattern morphology. In: K.R. Barker: J.N. Sasser and C.C. Carter (eds). An advanced treatise on *Meloidogyne*. Vol. II. North Carolina State University Graphics, Raleigh, USA, pp: 69-78.
- Heidari, M., Sodaiezadeh, H., Shakeri, M., and HakimiMaibodi, M. 2012. Nematicidal properties of *Hertiaan gustifolia* and *Euphorbia herteradenia* extract on cucumber root-knot nematode (*Meloidogyne javanica*) in laboratory condition. 20th Iranian Plant Protection Congress, 25-28 August, Shiraz. P. 741. (in Farsi with English abstract).
- Horsfall, J.G., and Cowling, E.B. 1978. Plant disease: An advanced treatise. How plants suffer from disease. Volume three. Academic Press. P. 487.
- Joymati, L. 2009. Essential oil products of some medicinal plants as biocontrol agents against egg hatching and larval mortality of *Meloidogyne incognita*. Journal of Applied Sciences and Environmental Management, 13(4): 91-93.
- Katooli, N., Mehdikhanimoghadam, E., and Maghsodlo, R. 2010. Effect of leaf extracts of sweet wormwood and castor bean in reducing population of root-knot nematode (*Meloidogyne incognita*) on cucumber. Agroecology. 2(4): 587-592. (in Farsi with English abstract).
- Korayem, A.M., Hasabo, S.A., and Ameen, H.H. 1993. Effect and mode of action of some plant extract on certain plant parasitic nematodes. Nz. Pflanzenschutz, Schadlingskunde Umweltschutz, 66: 23-36.
- Linford, M.B., Yap, F., and Oliveira, J.M. 1938. Reduction of soil population of root-knot nematode during decomposition of organic matter. Soil Sciences, 45: 127-141.
- Nasiri, M., Azizi, K., Karegar, A., Hamzehzarghani, H., and Ghaderi, R. 2012. The effect of green manure and root exudates nettle plant in the control of plant parasitic nematodes. 20th Iranian Plant Protection Congress, 25-28 August, Shiraz. P. 667. (in Farsi with English abstract).
- Natarajan, N., Cork, A., Boomathi, N., Pandi, R., Velavan, S., and Dahkshnamoorthy, G. 2006. Cold aqueous extracts of African marigold, *Tagetes erecta* for control tomato root knot nematode, *Meloidogyne incognita*. Crop Protection, 25: 1210-1213.
- Oka, Y., Ben-Daniel, B.H., and Cohen, Y. 2006. Control of *Meloidogyne javanica* by formulations of *Inulaviscose* leaf extracts. Nematology, 38(1): 46-51.
- Oka, Y., Nacar, S., Putievsky, E., Ravid, U., Zohara, Y., and Spiegel, Y. 2000. Nematicidal activity of essential oils and their components against the root-knot nematode. Phytopathology, 90: 710-715.

- Park, I.K., Kim, L.S., Choi, I.H., Kim, C.S., and Shin, S.C. 2005. Nematicidal activity of plant essential oils and components from garlic (*Allium sativum*) and cinnamon (*Cinnamom umverum*) oils against the pine wood nematode (*Bursaphelenchus xylophilus*). *Nematology*, 7: 767-774.
- Pegard, A., Brizzard, G., Fazari, A., Soucaze, O., Abad, P., and Djian-Caporalino, C. 2004. Histological characterization of resistance to different root-knot nematode species related to phenolics accumulation in *Capsicum annuum*. *Phytopatology*, 95: 158-165.
- Perry, R.N., Moens, M., and Starr, J.L. 2010. Root- knot nematode. CABI, UK.
- Qamar, F., Begum, S., Wahab, A., and Siddiqui, B.S. 2006. Nematicidal natural products from the aerial parts of *Lantana camara* Linn. *Journal of Asian Natural Products Research*, 19(6): 609-613.
- Rakhshani, A., and Taheri, A.H. 2006. Principles of Agricultural Toxicology. Farhange Jame Publition. P. 446.
- Sadeghi, Z., Mahdikhanimoghadam, E., and Azizi, M. 2012. Evaluation of plant products to control *Meloidogyne javanica* on tomato. *Iranian Journal of Plant Pathology*, 48(2): 155-163. (in Farsi with English abstract).
- Sangwan, N.K., Verma, B.S., Verma, K.K., and Dhindsa, K.S. 1990. Nematicidal activity of some essential oils. *Journal of Pesticide Science*, 28: 331-335.
- Soheili, A., Saeedizadeh, A., and Eskandari, A. 2012. Evaluation of effect of *Brassica* sp. on root-knot nematode, *Meloidogyne javanica* on tomato. 20th Iranian Plant Protection Congress, 25-28 August, Shiraz. P. 670. (in Farsi with English abstract).
- Susan, A., Hasab, O., and Noweer, E.M.A. 2005. Management of root-knot nematode *Meloidogyne incognita* on eggplant with some plant extracts. *Egyptian Journal of Phytopathology*, 33(2): 65-72.
- Taba, S., Sawada, J., and Moromizato, Z.I. 2007. Nematicidal activity of Okinawa Island plants on the root-knot nematode *Meloidogyne incognita* (Kofoid and White) Chitwood. *Plant and Soil*, 303(1-2): 207-216.
- Vovlas, N., Mifsud, D., Landa, B., and Castillo, P. 2005. Pathogenicity of the root-knot nematode *Meloidogyne javanica* on potato. *Plant Pathology*, 54: 657-664.
- Wang, K.H., Sipes, B.S., and Schmitt, D.P. 2002. Suppression of *Rotylenchulus reniformis* by *Crotalaria juncea*, *Brassica napus*, and *Tagetes erecta*. *Nematropica*, 31: 237-251.

Nematicidal effects of some medicinal plants water extracts on Root-Knot nematode (*Meloidogyne javanica*) infecting tomato

M. Bahmanziari¹, M. Olia^{2*} and F. Heidari³

1. Former M.Sc. student, Department of Plant Pathology, Shahrekord University, Shahrekord, Iran
2. *Corresponding Author: Associated Professor, Department of Plant Pathology, Shahrekord University, Shahrekord, Iran (olia100@yahoo.com)
3. M.Sc. student, Department of Plant Pathology, Shahrekord University, Shahrekord, Iran

Received: 15 October 2014

Accepted: 19 November 2016

Abstract

In recent decades, there has been extensive research to substitute chemical compounds by plants compounds in nematode management programs. In this study, inhibitory effects of some medicinal plants (*Thymus vulgaris* L., *Ricinus communis* L., two mass from Oromieh and Kerman, *Mentha pulegium* L., and *Bunium persicum* L.) on root-knot nematode egg hatching and J₂ mortality (*Meloidogyne javanica*) were examined on tomato under laboratory and greenhouse conditions. In vitro experiments were used to evaluate the effects of water extracts of medicinal plants on egg hatching inhibition and larvae mortality of *M. javanica* in three times (24, 48 and 72 hour after application). In the greenhouse experiments, various concentrations of medicinal plants water extracts (0, 250, 500, 750, 1000 ppm) added to tomato plants infected with nematode. In vitro studies indicated that there is a significant difference at 1% level between treatments, and 1000 ppm concentrations of water extracts of *R. communis* (Kerman mass) had the best egg hatching inhibition and larval mortality effects. In the greenhouse studies, results also indicated minimum nematode reproduction factor and maximum increase in plant growth while adding water extracts. The results of this study show the promising ability of medicinal plants to control root-knot nematode infecting tomato in the greenhouse.

Keywords: Water extracts, Medicinal plants, Nematode control, Root-knot nematode, *Meloidogyne javanica*