

بهینه سازی روش سترون کردن سیست و لارو نماتد *Heterodera schachtii* و بررسی امکان کاربرد آنها در کشت آزمایشگاهی بذره‌های چغندر قند

آتنا شادمهر^۱، پیمان نوروزی^{۲*}، قاسمعلی گروسی^۱ و نسرین یاوری^۲

(تاریخ دریافت: ۸۵/۳/۱۳ ؛ تاریخ پذیرش: ۸۵/۱۱/۲۴)

چکیده

در این پژوهش پس از بهینه سازی روش سترون کردن سطحی سیست و لارو نماتد مولد سیست چغندر قند (*Heterodera schachtii*)، امکان به کارگیری نماتد در گیاهچه‌های بذری چغندر قند جهت تبدیل لارو به سیست در کشت آزمایشگاهی بررسی گردید. بدین منظور ابتدا سیست‌ها از خاک آلوده استخراج و در محلول کلرید روی ۵٪ گرم در لیتر قرار گرفته و تفریخ تخم‌ها صورت گرفت. سپس جهت تهیه لاروهای سترون نماتد از تیمارهای مختلف سترون کردن استفاده گردید. با مقایسه میانگین داده‌ها به روش دانکن برای تعداد لاروهای زنده و سترون، مشخص شد که تیمارهای اتانل ۷۰ درصد به مدت یک دقیقه به اضافه هیپوکلریت سدیم ۵ درصد به مدت ۵ دقیقه و نیز هیپوکلریت سدیم ۱٪ درصد به مدت ۲۰ دقیقه به ترتیب به عنوان بهترین تیمارهای سترون کردن سیست‌های جدا سازی شده از خاک و لاروهای خارج شده از سیست‌های غیر سترون می‌باشند. در مرحله بعد، به منظور بررسی تبدیل لارو به سیست در شرایط درون شیشه از دو رقم چغندر قند حساس به نماتد به نام‌های ۱۹۱ و ۷۲۳۳ استفاده شد. جهت تهیه بستر مناسب ریشه زایی و مایه زنی ریشه‌ها با لاروهای سترون شده از محیط کشت PG_{0B} با غلظت‌های مختلف هورمونی استفاده گردید. مشاهده سیست‌های تشکیل شده روی ریشه، پس از رنگ‌آمیزی توسط استرئو میکروسکوپ انجام و شمارش نهایی سیست‌ها ۴۰ روز پس از مایه زنی گیاهچه‌ها صورت گرفت. روی هر گیاهچه از دو رقم مذکور ۵ تا ۱۲ سیست تشکیل گردید. در نتیجه به نظر می‌رسد این روش بتواند در ارزیابی ژرم پلاسما چغندر قند جهت غربال ژنوتیپ‌های مقاوم به نماتد در شرایط کنترل شده کشت آزمایشگاهی استفاده شود.

واژه‌های کلیدی: نماتد مولد سیست، مایه زنی، چغندر قند، کشت آزمایشگاهی، ریشه‌های موبین

مقدمه

نام علمی *Heterodera schachtii* Schmidt, 1871 اشاره کرد.

این نماتد جزو انگل‌های اجباری بوده و از ریشه چغندر قند تغذیه می‌کند (۷). حدود ۲۹ گونه نماتد، از ۱۶ جنس می‌توانند انگل چغندر قند باشند. کاهش عملکرد چغندر قند در اثر نماتدها

زراعت چغندر قند همه ساله در معرض آفات و بیماری‌های مختلف می‌باشد. از عوامل رایجی که در چغندر قند ایجاد بیماری می‌کند، می‌توان به نماتد مولد سیست چغندر قند با

۱. به ترتیب دانشجوی سابق کارشناسی ارشد و استادیار بیوتکنولوژی، دانشکده فنی و مهندسی، دانشگاه بین المللی امام خمینی (ره)، قزوین

۲. به ترتیب استادیار پژوهش و کارشناس خبره مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه بذر چغندر قند، کرج

*: مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: peymannorouzi@yahoo.com

در شرایط مزرعه‌ای و گلخانه‌ای، در این تحقیق امکان بهره‌گیری از فنون کشت بافت، جهت مایه زنی گیاه چغندر قند با لارو سن دوم سترون نماتد در شرایط کشت آزمایشگاهی و ارزیابی روند تبدیل لارو به سیست در گیاهان حساس به نماتد بررسی گردید.

مواد و روش‌ها

مواد گیاهی

از دو رقم چغندر قند حساس به نماتد مولد سیست به اسامی مولتی ژرم ۷۲۳۳ و منوژرم ۱۹۱ برای تهیه گیاهچه‌های آزمایشگاهی استفاده گردید. برای این منظور بذره‌های مورد نظر پس از سترون کردن سطحی با روش‌های مرسوم در آزمایشگاه (استفاده از هیپوکلریت سدیم ۲/۵٪ و اتانل ۷۰٪) روی محیط کشت PG_{OB} (۶) با ۳ درصد ساکارز و ۹ گرم در لیتر آگار کشت شدند. پس از ده روز بذور جوانه زده به محیط مشابه حاوی ۱/۰ میلی‌گرم در لیتر هورمون NAA (Naphtalene acetic acid) و IBA (Indol botiric acid) روی ظروف پتری جهت تولید ریشه‌های افشان و منشعب منتقل گردیدند.

جداسازی و خالص سازی سیست از خاک آلوده

خاک آلوده به نماتد درون تشتکی ریخته شد و روی آنها آب اضافه گردید و به خوبی مخلوط شدند تا سیست‌ها از داخل ذرات خاک رها شده و به سطح آب بیایند. پس از ۳۰ ثانیه روشن‌آور را روی الک‌هایی با قطر منافذ ۸۵۰ و ۲۵۰ میکرونی (به ترتیب روی هم قرار گرفته‌اند) خالی کرده و سپس سیست‌های حاصله از روی الک ۲۵۰ میکرونی با شستشو توسط پیست به درون بشر ریخته شدند. سیست‌هایی که بدین ترتیب جداسازی شدند با مقداری کاه و کلش همراه بودند که برای خالص سازی آنها از سانتریفوژ با شربت غلیظ قند ساکارز، استفاده گردید. بدین منظور حدود ۱ تا ۲ قاشق سیست همراه زوائد، به داخل لوله‌های سانتریفوژ ۸۰ میلی‌لیتری ریخته شده و ۲ تا ۳ قاشق پودر کائولین به آنها اضافه گردید. بعد از

حدود ۱۰٪ برآورد شده که نماتد مولد سیست چغندر قند، مسئول کاهش بیش از ۹۰٪ این مقدار است (۲۴). لارو نماتد چغندر قند در صورت استقرار روی ریشه گیاه حساس، قابلیت تغذیه از ریشه و تبدیل شدن به سیست را دارا می‌باشد. این عمل در شرایط مزرعه و گلخانه امکان پذیر است. در شرایط کشت آزمایشگاهی هم گیاه و لارو باید هر دو سترون باشند. علاوه بر آن، فراهم سازی بستری مناسب جهت تغذیه لاروها و تبدیل آنها به سیست از نکات مهم و اساسی در مایه زنی لارو در کشت آزمایشگاهی می‌باشد. به منظور مایه زنی لارو سن دوم در محیط کشت آزمایشگاهی، وجود ریشه‌های فرعی و مویین با انشعابات زیاد مورد نیاز می‌باشد. تولید مثل نماتد مولد سیست چغندر قند و نماتد مولد غده در ریشه‌های مویین گزارش شده است (۱۷ و ۲۲). در یک بررسی مایه زنی بافت‌های چغندر قند با *Agrobacterium rhizogenes* منجر به تولید ریشه‌های مویین گردید. چنین ریشه‌هایی نیاز به هورمون نداشته و به سرعت تکثیر و منشعب شده و به مقادیر زیاد در کشت‌های متوالی قابل تهیه می‌باشند (۵ و ۱۹). کشت‌های ریشه مویین، می‌توانند به عنوان سنجش کشت آزمایشگاهی برای مقاومت به نماتد به کار روند (۱۷ و ۲۱). در بررسی دیگر در مایه زنی گیاهان ۱۴ روزه *Arabidopsis thaliana* در شرایط کشت آزمایشگاهی، با لارو سن دوم سترون نماتد مذکور پس از سه هفته ماده‌های شیرین رنگ روی ریشه‌ها مشاهده شد (۹). در شرایط کشت آزمایشگاهی گیاه *Arabidopsis* و ریشه‌های مویین سویا با لاروهای سن دوم نماتد مولد سیست سویا مایه زنی شده‌اند و تولید مثل نماتد فوق روی ریشه‌های مویین بررسی شده است (۱۵). هم‌چنین مایه زنی ریشه‌های گیاه *Arabidopsis* با لاروهای سن دوم نماتد چغندر قند صورت گرفته است و روند تبدیل لارو به سیست بررسی شده است (۱۲). استفاده از شرایط کشت آزمایشگاهی برای ارزیابی مقاومت به عوامل محیط بافت گیاهچه چغندر قند پیش از این گزارش شده است (۳ و ۱۸). با توجه به مشکلات روش‌های ارزیابی مقاومت به نماتد

تعیین بهترین زمان تفریخ تخم نماتد مولد سیست چغندر قند جهت جمع آوری لاروهای سن دوم

منظور از بهترین زمان تفریخ تخم، مدت زمان لازم برای خروج بیشترین تعداد لاروهای زنده و فعال از تخم می‌باشد. برای تعیین این زمان سیست‌های جدا شده از خاک در سه تکرار (هر تکرار شامل ۲۰۰ سیست) روی تنظیف (توری) قرار گرفته و محلول کلرید روی ۰/۵ گرم در لیتر (۲۰)، بر روی آنها ریخته شد. نمونه‌های حاصل، جهت تفریخ تخم‌ها، طبق روش گراندر و همکاران (۱۰)، در تاریکی و در شرایط دمایی ۲۵°C، قرار گرفتند. شمارش لاروها در روز سوم، پنجم، ششم، هفتم، دهم، سیزدهم، هفدهم و بیستم از شروع تفریخ تخم‌ها صورت گرفت و براساس نتایج به دست آمده از شمارش، منحنی تفریخ تخم رسم گردید.

سترون کردن لارو نماتد مولد سیست چغندر قند

جهت تعیین بهترین روش برای سترون کردن لاروها با حفظ قدرت بیماری‌زایی و زنده ماندن، لاروهای خارج شده از سیست‌های غیر استریل تحت تیمارهای هیپوکلریت سدیم با غلظت‌های ۰/۱، ۰/۲، ۰/۳ و ۰/۴ درصد + تریتون ۰/۰۵٪ به مدت ۲۰ دقیقه و آب اکسیژنه با غلظت‌های ۰/۰۵٪، ۰/۱٪، ۰/۰۵٪ و ۰/۰۱٪ به مدت ۱۰ دقیقه قرار گرفتند.

قبل از سترون کردن لاروها، شمارش لاروهای آزاد شده از سیست‌های غیرسترون، در سه تکرار و ۱۰۰ میکرولیتر محلول حاوی لارو در هر تکرار انجام شد. میانگین تعداد لاروهای زنده غیرسترون، ۳۰۰۰ لارو در ۱۰۰ میکرولیتر بود. پس از سترون کردن لاروها، شمارش لاروهای زنده سترون در زیر استرئومیکروسکوپ صورت گرفت.

آزمون عدم آلودگی سیست‌ها و لاروهای سترون شده

پس از اعمال تیمارهای سترون کردن سیست و یا لارو مقداری از آنها (۱۰۰ عدد) در محیط کشت مایع LB (Luria broth) (۱۴) و (Potato Dextrose Broth) PDB در لوله‌ای ۱۵

اضافه کردن پودر کائولین، درون لوله‌ها آب ریخته و مخلوط به خوبی به هم زده شد. سپس حجم همه لوله‌ها به یک اندازه تنظیم گردید. در اولین مرحله، نمونه‌ها با ۳۵۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفوژ گردیده و سپس روشناور آنها حذف گردید. در مرحله دوم سانتریفوژ محلول ساکارز ۶۳٪ در همان حجم اضافه گردید و مخلوط به خوبی به هم زده شد و سپس با ۳۷۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ ثانیه سانتریفوژ گردیدند. در پایان، روشناور روی غربال ۲۵۰ میکرون، منتقل شده و پس از شستشو با آب مقطر، سیست‌های خالص به دست آمد.

سترون کردن سیست نماتد *H. schachtii*

بهترین تیمار برای ضد عفونی سیست، تیماری است که ضمن از بین بردن آلودگی‌های قارچی و باکتریایی سیست، قدرت تفریخ آن را حفظ کند. به عبارت دیگر تیمار ضد عفونی نباید روی میزان تفریخ تخم و لاروهای به دست آمده از آن، اثر سوء بگذارد. به منظور دست‌یابی به چنین تیماری از چندین آزمایش استفاده گردید. سیست‌های خالص به دست آمده، پس از شستشوی کامل سیست با آب مقطر سترون تحت تیمارهای ذیل (هر تیمار در سه تکرار) قرار گرفتند:

A: هیپو کلریت سدیم ۵ درصد (v/v) + تریتون (۰/۰۵٪) (v/v) به مدت ۵ دقیقه.

B: هیپو کلریت سدیم ۵ درصد (v/v) + اتانل ۷۰٪ (v/v) (۱ دقیقه) + تریتون (۰/۰۵٪) (v/v) به مدت ۵ دقیقه.

C: کلرید جیوه یک در هزار (w/v) + تریتون (۰/۰۵٪) (v/v) به مدت ۵ دقیقه.

D: اتانل ۷۰٪ (v/v) به مدت ۱ دقیقه + هیپو کلریت سدیم ۵ درصد (v/v) + تریتون (۰/۰۵٪) (v/v) به مدت ۵ دقیقه.

پس از اعمال هر تیمار، شستشو با آب مقطر سترون پنج تا شش مرتبه انجام شد.

به منظور تفریخ تخم از سیست‌های سترون، آنها را در محلول کلرید روی سترون (۰/۵ گرم در لیتر) قرار داده و در شرایط تاریکی و دمای ۲۵°C در اتاقک رشد به مدت ده روز نگهداری شدند.

میلی لیتری ریخته شد. لوله‌ها روی شیکر ۱۲۰ دور در دقیقه در دمای اتاق به مدت ۳ روز نگهداری شدند. هم‌چنین لاروهای سترون شده جهت آزمون عدم آلودگی روی محیط کشت PG_{OB} قرار داده شدند. پس از گذشت سه روز با مشاهده ظاهری و از روی تغییر رنگ محیط‌های کشت و مقایسه با کنترل مثبت (محیط‌های حاوی سیستم و لارو ضد عفونی نشده) و منفی (محیط‌های LB و PDB سترون فاقد سیستم و لارو)، تأثیر تیمارهای سترون کردن مشخص گردید.

تهیه بستری مناسب جهت مایه زنی لارو سن دوم و تأثیر محیط کشت گیاهی در تشکیل سیستم

پس از انتخاب محیط کشت مناسب که در قسمت مواد گیاهی به آن اشاره شد، محیط مزبور را درون تشتک پتری سترون ریخته و ریشه‌های منشعب و فرعی که به طور سطحی رشد کرده، بر سطح آگار قرار گرفتند. جهت دستیابی به ریشه‌های سطحی، پتری‌ها به حالت نیمه عمودی قرار گرفتند، تا طبق خاصیت ژئو تروپسم ریشه به سمت پایین و بصورت سطحی رشد کند و ریشه داخل آگار قرار نگیرد. سپس پتری‌ها تحت شرایط دمایی ۲۵°C با ۱۶ ساعت روشنایی و ۸ ساعت تاریکی در اتاقک رشد قرار گرفتند.

به منظور بررسی تأثیر غلظت‌های مختلف محیط‌های کشت گیاهی در فرآیند تبدیل لارو به سیستم، آزمایشی مشاهده‌ای با پنج تیمار زیر (هرکدام در دو تکرار) طراحی شد.

- الف) محیط آب و آگار
ب) محیط PG_{OB} یک چهارم غلظت + یک درصد ساکارز
ج) محیط PG_{OB} یک دوم غلظت + یک درصد ساکارز
د) محیط PG_{OB} یک دوم غلظت املاح و تمام غلظت ویتامین‌ها + سه درصد ساکارز
و) محیط PG_{OB} + یک درصد ساکارز

به تمام محیط‌ها ترکیب هورمونی IBA و NAA هر کدام به میزان ۰/۱ میلی گرم در لیتر، افزوده شد. مقدار آگار محیط‌های کشت ۹ گرم در لیتر تعیین گردید. گیاهچه‌های ریشه دار شده

در محیط اولیه، پس از گذشت ۷ روز به محیط‌های جدید (۵ تیمار مختلف) منتقل شدند.

مایه زنی نماد در محیط کشت آزمایشگاهی و بررسی تبدیل لارو به سیستم

پس از سترون لاروها، شمارش لاروهای سترون با بزرگنمایی ۲۰ برابر، زیر استرئومیکروسکوپ صورت گرفت. بدین ترتیب که سه قطره ۱۰۰ میکرولیتری روی لام قرار داده و تعداد لاروهای مرده و زنده درون هر قطره شمارش شدند. میانگین لاروهای زنده در سه تکرار محاسبه گردید و در نهایت تعداد لاروهای زنده موجود در فاکون حاوی لارو سترون محاسبه گردید. به طور متوسط در هر پتری بین ۸۰۰ تا ۱۰۰۰ لارو سن دوم در مجاورت ریشه‌های مویین مایه زنی گردید. هر پتری حاوی دو تا سه گیاهچه ریشه دار بود (۱۷).

پس از عمل مایه زنی، درب پتری‌ها توسط پارافیلیم مسدود شده و در اتاقک رشد قرار گرفتند. پتری‌ها در شرایط دمایی ۲۵°C و در شرایط نوری ضعیف قرار داده شدند. برای بررسی موفقیت عمل مایه زنی گیاهچه‌ها، پتری‌ها به طور روزانه در زیر استرئومیکروسکوپ مورد مشاهده قرار گرفته و تعداد سیستم‌های تشکیل شده شمارش شدند.

رنگ آمیزی ریشه و نماد

جهت مشاهده نفوذ لاروهای سن دوم در ریشه، از روش رنگ آمیزی آنها توسط محلول اسید فوشین استفاده گردید (۷). بدین منظور ۱۴ روز یا بیشتر بعد از زمان مایه زنی تعدادی از نمونه‌ها انتخاب و ریشه‌های آنها رنگ آمیزی شدند.

نتایج و بحث

سترون کردن سیستم

شمارش لاروهای آزاد شده از سیستم‌های سترون در روز پنجم و ششم و یازدهم تفریح صورت گرفت. با استفاده از نرم افزار SAS، تجزیه واریانس و مقایسه میانگین بین تیمارها در قالب طرح

جدول ۱. شمارش لاروهای سترون شده با تیمارهای A، B، C و D به ترتیب ۰/۱، ۰/۲، ۰/۳ و ۰/۴ درصد هیپوکلریت سدیم هر یک در دو تکرار

تکرار تیمار ها	زنده	مرده	مجموع	درصد زنده
A1	۲۰۰	۵۴	۲۵۴	۷۹
A2	۱۴۶	۱۱۲	۲۵۸	۵۷
B1	۹۴	۱۸۲	۲۷۶	۳۴
B2	۷۱	۲۳۳	۲۵۴	۲۸
C1	۳۲	۲۱۰	۲۴۲	۱۳
C2	۳۵	۳۰۴	۳۲۹	۱۱
D1	۱۰	۳۴۱	۳۵۱	۳
D2	۱۹	۲۹۰	۳۰۹	۶

به این صورت که سیست‌ها را با روش فوق سترون نموده و در محیط کشت سترون اثر باکتری‌ها و قارچ‌های آنتاگونیست را روی سیست آزمایش نمود. در واقع هدف کرامپ دسترسی به لاروهای سترون از سیست‌های سترون شده نبوده است. نور و همکاران (۱۶)، در گزارشی در مورد بررسی باکتری‌های مرتبط با نماتد مولد سیست سویا، سترون کردن سطحی سیست‌ها را توسط محلول سفید کننده (هیپوکلریت سدیم) ۰/۳ درصد به مدت پنج دقیقه و سپس هفت مرتبه شستشو با آب مقطر سترون انجام داده است. هدف وی در این آزمایش صرفاً بررسی باکتری‌های موجود در سطح سیست بوده و از لاروهای آزاد شده، جهت مایه زنی کشت آزمایشگاهی استفاده ننموده است.

تعیین بهترین زمان تفریخ تخم

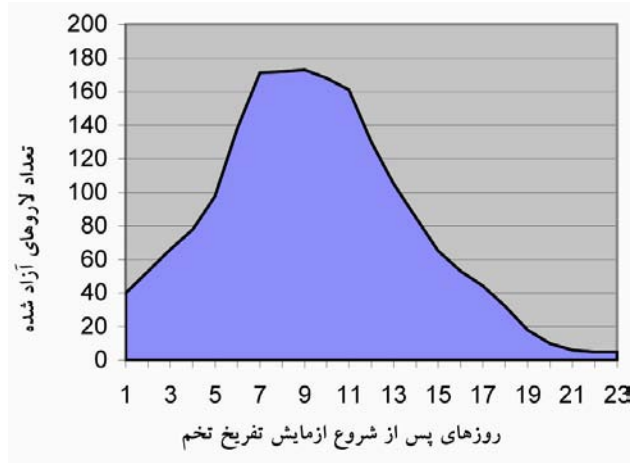
براساس نتایج به دست آمده از شمارش لاروها در دوره‌های متفاوت زمانی، در بین روزهای هفتم تا دهم تفریخ، ارتفاع منحنی به بالاترین حد خود رسیده، به عبارتی در هفته اول، میزان تفریخ کم بوده ولی پس از آن رو به افزایش می‌باشد و در بین روزهای هفتم تا دهم تفریخ به بیشترین مقدار خود می‌رسد. از روز یازدهم به بعد به تدریج میزان تفریخ کم شده و منحنی حالت نزولی پیدا کرده است (شکل ۱). به طور معمول حدود ۲۰ تا ۲۳ روز طول می‌کشد تا تمامی لاروهای داخل تخم‌ها از سیست‌ها آزاد شود و در نهایت تعداد لاروها به صفر

کاملاً تصادفی صورت گرفت، براساس نتایج آزمون سترون کردن و با توجه به تعداد لاروهای زنده هر تیمار، بهترین تیمار جهت ضد عفونی سیست تیمار اتانل ۷۰٪ (v/v) به مدت یک دقیقه و به دنبال آن هیپوکلریت سدیم ۵ درصد (v/v) به همراه تریتون ۰۵٪ (v/v) به مدت ۵ دقیقه تشخیص داده شد.

طبق گزارش‌های موجود در مورد مایه زنی لارو در شرایط کشت آزمایشگاهی، همواره از منبع اولیه سیست سترون استفاده شده است (۲ و ۹). به عنوان مثال، نوروزی و همکاران (۱ و ۲)، جهت مایه زنی ریشه‌های موبین با لارو نماتد، از سیست‌های اولیه سترون یعنی سیست‌های تکثیر شده خرو میزبان حساس در شرایط سترون، استفاده نمودند. آنها در آزمایش‌های خود از تیمار خاصی جهت ضد عفونی سیست‌ها استفاده نکردند. ولی در تحقیق حاضر، به دلیل عدم وجود منبع اولیه سیست سترون، سیست‌های مورد نیاز از خاک‌های آلوده خشک یا مرطوب و یا ریشه‌های آلوده چغندر قند تهیه گردید. کرامپ (۴) در بررسی خود ضد عفونی سطحی سیست‌ها را انجام داد. وی از هیپوکلریت سدیم ۱۰٪ به همراه آنتی بیوتیک‌هایی از قبیل ۱۰ میلی گرم در لیتر کلرامفنیکل و ۵۰ میلی گرم در لیتر سولفات استرپتومایسین و پنی سیلین جی استفاده نمود. اختلاف آزمایش‌های کرامپ در سترون کردن سیست با آزمایش سترون لارو در تحقیق حاضر، این است که هدف کرامپ از سترون سطحی سیست انجام آزمایش‌های کنترل بیولوژیک بوده است.

جدول ۲. شمارش لاروهای ضد عفونی شده با چهار تیمار ۰/۵٪، ۰/۱٪، ۰/۰۵٪ و ۰/۰۱٪ (v/v) آب اکسیژنه. هر تکرار حاوی ۱۰۰ میکرولیتر می باشد.

درصد زنده	مجموع	مرده	زنده	تیمار آب اکسیژنه
۰	۱۱۰	۱۱۰	۰	۰/۵٪
۲/۵	۱۶۴	۱۶۰	۴	۰/۱٪
۶	۱۴۵	۱۴۱	۹	۰/۰۵٪
۱۰	۱۳۸	۱۲۴	۱۴	۰/۰۱٪



شکل ۱. منحنی تفریخ تخم در دوره زمانی ۲۳ روزه

نشان دهنده سمی بودن شدید آب اکسیژنه با غلظت های ۰/۱ درصد و ۰/۵ درصد بر روی لاروها می باشد. هم چنین غلظت های پایین تر آب اکسیژنه نیز سبب از بین رفتن تعداد زیادی از لاروها شدند (جدول ۲). با توجه به حساسیت بسیار بالای لاروهای نماتد مولد سیست، تیمار مورد نظر جهت سترون کردن لارو، بایستی به نوعی انتخاب گردد تا ضمن ضد عفونی کامل لارو بتواند قدرت بیماری زایی (Infectivity) لارو را حفظ نموده و اثر سوئی روی فعالیت و قدرت آلوده کنندگی لارو نداشته باشد.

ویراسینگ و همکاران (۲۳)، پس از انجام آزمایش های متعدد و پی بردن به این که سدیم آزید (Sodium Azid) ۰/۰۵ درصد به مدت ۳۰ دقیقه سبب کشته شدن لاروها می گردد، سر انجام توانستند لاروهای نماتد *Meloidogyne incognita* را با استفاده از محلول هیپوکلریت سدیم یک درصد ضد عفونی سطحی نمایند. لوباخ و همکاران (۱۱)، طی آزمایشی تأثیر هیپوکلریت سدیم را بر باکتری های لاروهای آلوده *Nippostrongylus brasiliensis* و *Strongyloides ratti* بررسی کردند. طبق نتایج آنها بهترین غلظت جهت ضد عفونی لاروها تیمارهای ۰/۱ و ۰/۲ درصد میباشد که پس از اعمال این تیمارها روی لاروهای آلوده، لاروها سترون شده و هم چنین زنده ماندند.

نتایج آزمون عدم آلودگی سیست ها و لاروهای سترون شده پس از مشاهده و یادداشت برداری از نتایج حاصل از آزمون

خواهد رسید. با توجه به نتایج به دست آمده به منظور استفاده از لاروهای فعال و پرتحرک برای مایه زنی، باید از لاروهای آزاد شده از سیست های تیمار شده با محلول کلرید روی پس از روز هفتم استفاده گردد. گاورز و همکاران (۹)، در آزمایش دیگری، جهت به دست آوردن لاروهای سن دوم *H. schachtii* (جهت مایه زنی گیاه *Arabidopsis*)، سیست های غیر سترون را در محلول کلرید روی ۳ میلی مولار در ۲۵°C قرار داده و با استفاده از روش گراندلر (۹)، پس از پنج تا هفت روز لاروهای آزاد شده را جمع آوری نموده اند. در این زمان تعداد لاروها بسیار زیاد بوده و هم چنین وضعیت فعالیت و تحرک لاروها در این تاریخ بهتر از زمان های دیگر بود.

سترون کردن سطحی لارو نماتد مولد سیست چغندر قند

در تیمار ۰/۱ درصد و ۰/۲ درصد هیپوکلریت سدیم، میانگین لاروهای زنده سترون به ترتیب ۱۰۰۰ و ۸۰۰ لارو در ۱۰۰ میکرو لیتر بود. پس از شمارش لاروهای سترون مشخص گردید که غلظت ۰/۳ و ۰/۴ درصد هیپوکلریت سدیم به طور وسیعی سبب از بین رفتن لاروها می گردد. در نتیجه از این دو تیمار در رابطه با سترون کردن سطحی لاروها نمی توان استفاده نمود (جدول ۱).

پس از شمارش لاروهای سترون توسط تیمارهای آب اکسیژنه، مشاهده شد که تقریباً تمامی لاروها مرده بودند که

جدول ۳. مقایسه میانگین تعداد لاروهای زنده آزاد شده از هر تیمار سترون سازی سیست با روش lsd

گروه بندی میانگین ها در سطح احتمال یک درصد	مشخصات تیمارها
۸ ^c	A: هیپو کلریت سدیم ۵ درصد (v/v) + تریتون (۰/۰۵) (v/v) به مدت ۵ دقیقه.
۱۹ ^b	B: هیپو کلریت سدیم ۵ درصد (v/v) + اتانل ۷۰٪ (v/v) (۱ دقیقه) + تریتون (۰/۰۵) (v/v) به مدت ۵ دقیقه.
۰/۲۵ ^d	C: کلرید جیوه یک در هزار (w/v) + تریتون (۰/۰۵) (v/v) به مدت ۵ دقیقه.
۳۳ ^a	D: اتانل ۷۰٪ (v/v) به مدت ۱ دقیقه + هیپوکلریت سدیم ۵ درصد (v/v) + تریتون (۰/۰۵) (v/v) به مدت ۵ دقیقه.
CV=10.63 Lsd 0.01=3.46	

تأثیر محیط کشت گیاهی در تشکیل سیست

طبق نتایج به دست آمده، مشخص گردید که در محیط آب آگار ریشه ها به اندازه محیط های دیگر رشد نکرده و به صورت ریشه موین نبودند. در این محیط در برخی تکرارها یک تا دو سیست تشکیل شده بود. در محیط PG_{0B} یک چهارم غلظت به همراه یک درصد ساکارز بیشترین تعداد سیست تشکیل شده بود. در این محیط غلظت مواد معدنی و ویتامین محیط کشت به میزان یک چهارم غلظت آنها در محیط کامل بوده است و درصد قند مصرفی ۱٪ بوده است. در این محیط ریشه به خوبی منشعب شده و ریشه های موین و افشان تشکیل شده بود. در محیط PG_{0B} یک دوم غلظت به همراه یک درصد ساکارز، دو تا سه سیست تشکیل گردید و تعداد سیست های تشکیل شده در این محیط نسبت به محیط PG_{0B} یک چهارم غلظت به همراه یک درصد ساکارز کمتر بود. در محیط سه درصد قند و نصف املاح و ویتامین کامل، سیست زیادی تشکیل نشده بود. در محیط PG_{0B} تمام غلظت نیز علی رغم رشد ریشه های موین هیچ گونه سیستمی تشکیل نشد. در تمامی محیط ها به استثنای محیط آب و آگار ریشه های فرعی به خوبی تشکیل شده و بستری از ریشه های موین را به وجود آورده بودند (شکل ۲). در نتیجه با توجه به تعداد سیست های تشکیل شده که نشان دهنده جذب لاروهای مایه زنی شده به سمت ریشه می باشد، محیط PG_{0B} یک چهارم غلظت به همراه یک درصد ساکارز به

عدم آلودگی در تیمارهای سترون کردن سیست، مشاهده شد که پس از سه روز از قرارگیری سیست های سترون در محیط های PDB و LB، در برخی تکرارهای تیمارهای A و B آلودگی قارچی و باکتریایی مشاهده شد. تیمارهای C و D فاقد آلودگی بودند. صفت مورد نظر برای تعیین بهترین تیمار سترون کردن، پس از تأیید قدرت سترون کنندگی هر تیمار، تعداد لاروهای زنده خارج شده از سیست سترون می باشد (جدول ۳).
آزمون سترون کردن لاروها نشان داد که شرایط سترون فوق الذکر بسیار مؤثر بوده و هیچ گونه آلودگی باکتریایی یا قارچی پس از گذشت یک هفته در نمونه های تیمار شده دیده نشده است. هم چنین نتیجه آزمون عدم آلودگی لاروهایی که پس از سترون کردن روی محیط تمام غلظت PG_{0B} قرار گرفتند، نشان داد که لاروهای مربوط به کلیه تیمارهای سترون سازی پس از شش روز سالم و سترون بودند و هیچ گونه آلودگی قارچی و یا باکتریایی روی محیط کشت مشاهده نگردید. بنابراین از تیمار ۰/۱ درصد هیپوکلریت سدیم که نسبت لاروهای زنده بیشتری نسبت به سایر تیمارها داشت، استفاده گردید. گاورز و همکاران (۹)، پس از سترون لاروهای نماتد مولد سیست سیب زمینی، جهت آزمون آلودگی از محیط کشت B5 (۸) استفاده نمودند. لوباخ و همکاران (۱۱)، پس از به کار بردن غلظت های مختلف هیپوکلریت سدیم، با به کار بردن محیط اختصاصی باکتری ها، سترون بودن لاروهای سترون شده را آزمایش نمودند.



شکل ۲. ریشه‌های رشد کرده بر سطح محیط کشت PG0_B یک چهارم غلظت به همراه یک درصد ساکارز

می‌شوند (شکل ۵) و در هفته پنجم به سیست قهوه ای رنگ تبدیل می‌گردند (شکل ۶).

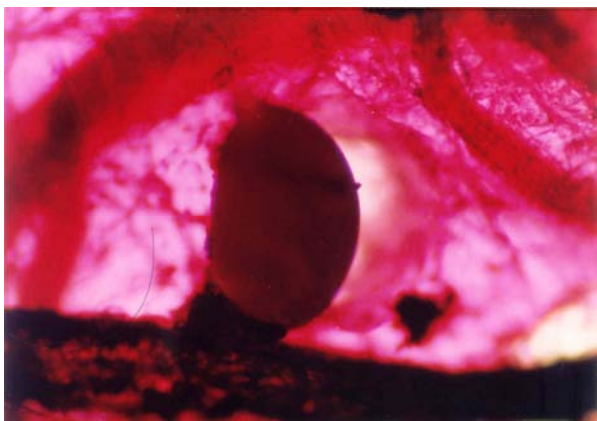
عنوان بهترین محیط کشت جهت مایه زنی نماتد به گیاهچه‌های بذری جغد رقند شناخته شد.

نتیجه‌گیری

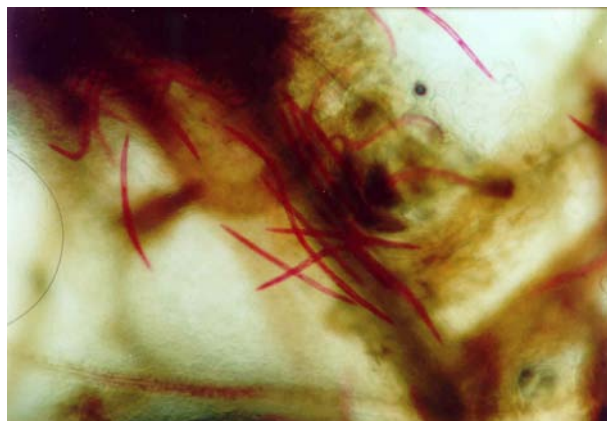
نتایج آزمایش‌های انجام شده در این تحقیق نشان می‌دهد که هیپوکلریت سدیم ۰/۱ درصد جهت سترون کردن لاروها با حفظ قدرت بیماری زایی آنها مناسب می‌باشد. نظر به این که ترکیبات ضد عفونی کننده، روی میزان تفریخ تخم‌ها و همچنین تعداد لاروهای زنده تأثیر منفی داشته و موجب مرگ و میر و از دست دادن تعداد زیادی از لاروها می‌شود، لذا توصیه می‌گردد ابتدا تفریخ تخم‌ها در شرایط غیر سترون صورت گرفته، سپس ضد عفونی لاروها انجام شود. بهترین زمان جهت جمع آوری لاروهای سن دوم، هفته دوم پس از شروع تفریخ می‌باشد که بیشترین تعداد لاروهای سن دوم در این تحقیق طی روزهای هفتم تا دهم جمع آوری گردید. نتایج مطالعات انجام شده در این تحقیق مشخص نمود که می‌توان با کشت بذرها در محیط کشت حاوی هورمون‌های IBA و NAA به غلظت ۰/۱ میلی‌گرم در لیتر درون ظروف پتری و قرار دادن آنها به حالت مایل در اتاقک رشد، میزان بالایی ریشه‌های سطحی و موین تولید نمود. بهترین شرایط جهت تبدیل لارو به سیست در

نتایج بررسی تبدیل لارو به سیست (مایه زنی نماتد در محیط کشت آزمایشگاهی)

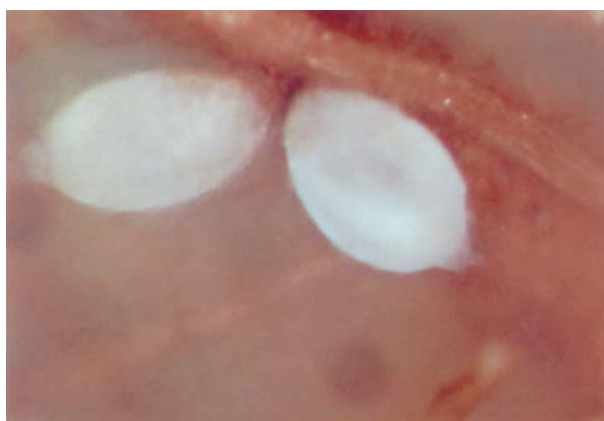
پس از رنگ آمیزی، ریشه‌ها به رنگ سفید و لاروها به رنگ قرمز مشاهده شدند. در برخی ریشه‌ها لاروها به خوبی به رنگ قرمز نمایان بوده و چندین لارو در اطراف ریشه و همچنین تعدادی لارو در داخل بافت ریشه مشاهده گردیدند. به طور متوسط، ۱۴ روز بعد از مایه زنی، در ریشه‌های رنگ آمیزی شده، لارو در داخل بافت مشاهده گردید. در برخی نمونه‌ها، سیست‌های کوچک دوکی شکل به رنگ قرمز مشاهده شدند. بهترین زمان مشاهده سیست‌ها چهار تا شش هفته پس از تماس ریشه با لارو ذکر شده است (۳). نمونه‌ای از لاروها و سیست‌های رنگ آمیزی شده در شکل‌های ۳ و ۴ نشان داده شده‌اند. نمونه‌های مایه زنی شده با بزرگ نمایی ۱۰ برابر در زیر استرئو میکروسکوپ مشاهده و شمارش سیست‌ها مشخص نمود که اکثر سیست‌ها پس از ۲۷ تا ۴۰ روز تشکیل شده که معادل چهار تا شش هفته می‌باشد. عمدتاً از دو تا سه هفته پس از مایه زنی ماده‌های سفید توسط استرئو میکروسکوپ مشاهده



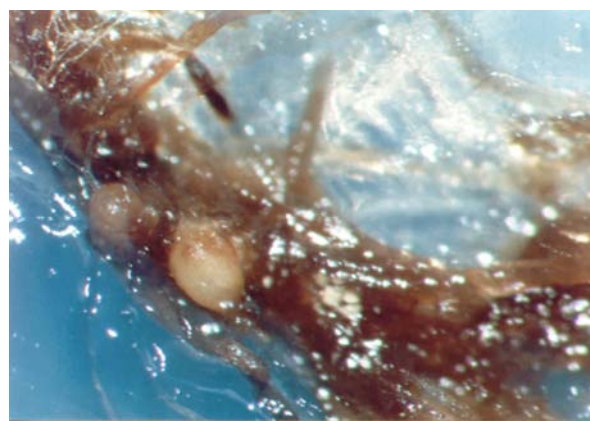
شکل ۴. سیست رنگ آمیزی شده پس از تشکیل روی ریشه چغندر قند



شکل ۳. مشاهده لاروهای رنگ آمیزی شده در بافت ریشه



۵ - ب



۵ - الف

شکل ۵. الف و ب ماده‌های سفید تشکیل شده روی ریشه‌های موین پس از سه هفته از شروع مایه زنی با لارو نماتد چغندر قند به ترتیب با بزرگ نمایی ۴۰ و ۸۰ برابر استرئومیکروسکوپ



۶ - ب



۶ - الف

شکل ۶. الف و ب، سیست‌های قهوه‌ای تشکیل شده روی ریشه‌های موین پنج هفته پس از مایه زنی با لارو نماتد چغندر قند به ترتیب با بزرگنمایی ۲۰ و ۴۰ برابر استرئومیکروسکوپ

ژرم پلاسما چغندر، گیاهان مقاوم و حساس به نماتد را در شرایط کنترل شده درون شیشه غربال نمود.

سپاسگزاری

بدین وسیله از ریاست محترم مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه بذر چغندر قند کرج به خاطر تقبل هزینه‌ها و تجهیزات مورد نیاز این پروژه، صمیمانه تشکر و سپاسگزاری می‌گردد. از جناب آقای دکتر محمودی و دکتر امیری از مؤسسه مذکور به خاطر راهنمایی‌ها و تجارب ارزنده ایشان و جناب آقای دکتر احمدی از دانشگاه الزهرا به دلیل ارائه اطلاعات ارزشمند و راهنمایی‌های ایشان قدردانی می‌گردد.

شرایط آزمایشگاهی، استفاده از محیط کشت PG_{6B} یک چهارم غلظت به همراه ۱۰ گرم در لیتر ساکارز، ۹ گرم در لیتر آگار با pH معادل ۶ می‌باشد، که در این شرایط تعداد بیشتری لارو به سیستم تبدیل شده و قدرت فعالیت و بیماری زایی لاروها در این شرایط حفظ خواهد شد. بررسی نتایج تبدیل لارو به سیستم در محیط کشت بهینه، نشان می‌دهد که ماده‌های جوان سفید رنگ نماتد چغندر قند پس از سه هفته تشکیل شده و تا شش هفته ادامه دارد. در رابطه با ارقام چغندر قند حساس به نماتد (۱۹۱ و ۷۲۳۳)، تعداد سیستم‌های تشکیل شده از ۵ تا ۱۲ سیستم در هر گیاه شمارش گردید. بنابراین به نظر می‌رسد با استفاده از روش ارزیابی کشت آزمایشگاهی، بتوان تبدیل لارو نماتد به سیستم را در گیاهان حساس بررسی و در ارزیابی‌های

منابع مورد استفاده

۱. نوروژی، پ.، د. کای، م.ع. ملبویی و ب. یزدی صمدی. ۱۳۸۲. انتقال ژن‌های *VAP* و *OF2* به چغندر قند با کمک آگروباکتریوم ریزوژنز برای بررسی مقاومت به نماتد. علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی ۳: ۲۱۱-۲۲۳.
۲. نوروژی، پ.، ت. تور، د. کای، ب. یزدی صمدی و م.ع. ملبویی. ۱۳۸۳. تراریختی چغندر قند (*Beta vulgaris* L.) با آگروباکتریوم ریزوژنز، برای مطالعه بیان ژن در ریشه‌های موبین. مجله علوم کشاورزی ایران ۳۵: ۸۵-۹۲.
۳. یآوری، ن. و پ. هاشمی. ۱۳۷۳. گزارش دوره بیوتکنولوژی و تولید بذر چغندر قند در دانمارک. انتشارات مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه بذر چغندر قند، کرج.
4. Crump, D. H. 1987. A method for assessing the natural control of cyst nematode population. *Nematologica* 33:232-243.
5. Damgard O. and O. Rasmussen. 1991. Direct regeneration of transformed shoots in *Brassica napus* from hypocotyls infections with *Agrobacterium rhizogenes*. *Plant Mole. Biol.* 17:1-8.
6. De Greef, W. and M. Jacobs 1979. *In vitro* culture of sugarbeet: description of a cell line with high regeneration capacity. *Plant Sci. Letters* 17: 55-61.
7. Dropkin, V. H. 1989. Introduction to Plant Nematology. John Wiley and Sons. Inc. Pub., New York.
8. Gamborg, O. L., R. A. Miller and K. Ojima 1968. Nutrient requirements of suspension cultures of soybean root cells. *Experimental Cell Res.* 50: 151-158.
9. Goverse, A., H. Overmars, J. Engelbertink, A. Schots, J. Baker and J. Helder. 2000. Both Induction and morphogenesis of cyst nematode feeding cells are mediated by Auxin. *Molecular Plant-Microbe Interactions.* 13: 1121-1129.
10. Grunlder, F. M. W., M. Sobczak and S. Iange. 1997. Defense responses of *Arabidopsis thaliana* during invasion and feeding site induction by the plant- parasitic nematode *Heterodera glycines*. *Physiol. Mol. Plant Pathol.* 50:419-429.
11. Laubach H. E., E. Jordan and A. A. Kocan . 2000. Effect of Sodium Hypochlorite on the Bacterial flora of infective larvae of *Nippostrongylus brasiliensis* and *Strongyloides ratti*. *Microbiol. and Public Health* 59:74074.
12. Hermsmeier, D., J. K. Hart., M. Byzova, S.R. Rodermeel and T.J. Baum. 2000. Changes in mRNA abundance within *Heterodera schachtii*- infected roots of *Arabidopsis thaliana* . *Plant Microbe Mol. Interaction* 13:309-315.
13. Krens, F. A., E. M. J. Salentijn, H. Paul, W. Lange and H. J. Huizing. 1989. Engineering nematode resistance in sugar beet. *J. Cell Biochem. Suppl.* 13:337-345.
14. Maniatis, T., E. F. Fritsch and J. Sambrook. 1982. Molecular cloning: A Laboratory Manual. Cold Spring Harbor, NY.

15. Nazarei M., A. K. Lennon, D. P. Puthoff, S. R. Rodermel and T. J. Baum. 2004. Homologous Soybean and Arabidopsis genes share responsiveness to cyst nematode infection. *Mol. Plant Pathol.* 5:409-423.
16. Nour, S. M., J. R. Lawrence, H. Zhu, G. D. W Swerhone, M. Welsh, T. W. Welacky and E. Topp. 2003. Bacteria Associated with Cyst of the Soybean Cyst Nematode (*Heterodera glycines*). *Applied Environ. Microbiol.* 69:607-615.
17. Paul. H., J. E. M. Deelen, B. Henken, S. M. Bock, W. Lang and F. A Krens. 1990. Expression in vitro of resistance to *Heterodea schachtii* in hairy roots of an alien monotelosomic addition plant of *Beta vulgaris*, transformed by *Agrobacterium rhizogenes*. *Euphytica* 48:153-157.
18. Sadeghian, S. Y. and N. Yavari. 2004. Effect of water-deficit stress on germination and early seeding growth in sugar beet. *J. Agron. and Crop Sci.* 190: 138-144.
19. Shahin, E, K. Sukhapinda, R. Simpson, R. Spivey. 1986. Transformation of cultivated tomato by a binary vector in *Agrobacterium rhizogenes*: transgenic plants with normal phenotypes harbor binary vector. T-DNA, but no Ri Plasmid T-DNA. *Theor. and Appl. Genet.* 72: 770-777.
20. Southey, J. F. 1970. Laboratory Methods for Work with Plant and Soil Nematodes. Ministry of Agriculture, Fisheries and Food London.
21. Thureau, T., S. Kifle, C. Juna and D. Cai. 2003. The promotor of the *HsI^{pro-1}* nematode resistance gene activates a nematode – responsive and feeding site-Specific gene expression in sugar beet (*Beta vulgaris* L.) and *Arabidopsis thaliana*. *Plant Mol. Biol.* 52:643-660.
22. Verdejo, S., B. A. Jaffee and R. Mankau. 1988. Reproduction of *Meloidogyne javanica* on plant roots genetically transformed by *Agrobacterium rhizogenes*. *J. Nematol.* 20:599-604.
23. Weerasinghe R., D. M. Bird and N.S. Allen. 2005. Root-Knot nematodes and bacterial Nod factors elicit common signal transduction events in *Lotus japonicus*. Department of Botany and Center for the Biology of Nematode parasitism, North Carolina State University, Raleigh, NC-27695. 102: 3147-3152.
24. Whitney E. D. and E. Duffus. 1991. Compendium of Beet Diseases and Insects. The American Phytopathological Society Press, USA.