



نقش قارچ *Trichoderma harzianum* در جذب زیستی کادمیوم توسط گیاه جو در یک خاک آلوده (*Hordeum vulgare L.*)

فاطمه تقی قاسم خیلی^۱ - همت الله پرداشتی^{۲*} - محمدعلی تاجیک قنبری^۳ - محمدعلی بهمنیار^۴

تاریخ دریافت: ۱۳۹۲/۴/۲

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۲/۱۱/۱۶

چکیده

آلودگی خاک با عناصر سنگین حاصل از فعالیت‌های صنعتی، کارخانجات، کودها و آفتکش‌ها یکی از معضلات زیست محیطی و بهداشتی جوامع بشری است. بنابراین یافتن راهکارهایی جدید به منظور کاهش فلزات سنگین در خاک امری ضروری می‌باشد. پژوهش حاضر با هدف نقش قارچ تریکوکورما *Trichoderma harzianum* به عنوان جاذب زیستی بر میزان جذب کادمیوم در گیاه جو (رقم صحراء) به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار در شرایط گلخانه انجام گرفت. فاکتورهای آزمایش شامل قارچ *T. harzianum* در دو سطح تلقیح و عدم تلقیح و سطوح مختلف نیترات کادمیوم (صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی گرم بر لیتر) بودند. نتایج نشان داد تلقیح تریکوکورما نسبت به عدم تلقیح باعث افزایش معنی‌دار عملکرد بیولوژیک (۳۶ درصد) شد. میزان کادمیوم تجمع یافته در خاک و فاکتور تجمع یافته در حضور قارچ تریکوکورما از ۰/۰۲ میلی گرم بر کیلوگرم چشمگیری افزایش یافت. همچنین در برهمکنش قارچ و کادمیوم، میزان تجمع کادمیوم در ریشه در حضور قارچ تریکوکورما از ۰/۰۲ میلی گرم بر کیلوگرم در تیمار بدون آلودگی به کادمیوم تا ۶۸۸/۲ میلی گرم بر کیلوگرم در سطح ۱۵۰ میلی گرم بر لیتر افزایش یافت. بالاترین تأثیر قارچ در سطح متوسط تا بالای کادمیوم مربوط به میزان جذب کادمیوم در ریشه بود که توانست نسبت به تیمار عدم تلقیح این صفت را از ۵۳ تا ۹۶ درصد افزایش دهد. بیشترین پتانسیل استخراج گیاهی (۵/۲۶۰ میلی گرم در گلدان) در حضور تریکوکورما و سطح ۱۵۰ میلی گرم بر لیتر کادمیوم بدست آمد که نسبت به عدم حضور تریکوکورما از افزایش ۱۰۰ درصدی برخوردار بود. در مجموع به نظر می‌رسد، قارچ تریکوکورما به همراه گیاه جو می‌تواند گزینه مناسبی جهت بهبود پالایش و استخراج کادمیوم از خاک‌های آلوده باشد.

واژه‌های کلیدی:

استخراج گیاهی، جذب کادمیوم، تجمع زیستی، قارچ تریکوکورما

عناصر سنگین توسط گیاه دارد (۲۰). لذا زیست‌پالایی از جمله تکنیک‌هایی است که از اوایل دهه ۸۰ میلادی مورد مطالعه قرار گرفته (۱۷) و در آن از پتانسیل ریزمووجوداتی همچون جلبک‌ها، قارچ‌ها، مخمرها و باکتری‌ها به عنوان جاذب‌های زیستی برای حذف و جذب فلزات سنگین استفاده می‌شود (۳۴، ۳۳ و ۳۶) در طول این فرآیند، میکرووارگانیسم‌ها از طریق ایجاد پیوند فلزات با دیواره سلولی‌شان آن‌ها را غیرمتحرک می‌کنند (۱۷، ۱۹، ۲۷ و ۳۴). در این میان انتخاب زیست‌توده قارچی از جهت فراوانی در محیط و کم‌هزینه بودن از اهمیت بالایی برخوردار است (۱۰). به‌طوری که می‌تواند به طور گسترده در این گونه مطالعات مورد استفاده قرار گیرد (۲۷). لذا در سال‌های اخیر استفاده از قارچ‌های رشته‌ای به‌دلیل کشت آسان و عدم بیماری‌زایی برای انسان و حیوانات گسترش یافته است (۲۳). در این بین گونه‌های تریکوکورما (*Trichoderma spp.*) که به‌طور معمول در همه خاک‌ها حضور دارند و جزء متداول‌ترین قارچ‌های قابل

مقدمه

در سال‌های اخیر به منظور کاهش یا برداشت فلزات سنگین موجود در محیط آلوده، مطالعه بیولوژی ریزوسفر از جمله میکروارگانیسم‌های مفید خاکری بسیار مورد توجه قرار گرفته است (۳۳ و ۴۰). مطالعه‌ای در این زمینه نشان داد که حضور میکروارگانیسم‌ها، نقش مهمی در افزایش قابلیت دسترسی و جذب

- دانشجویی کارشناسی ارشد، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری، عضو باشگاه پژوهشگران جوان دانشگاه آزاد اسلامی واحد ساری
- دانشیار گروه زراعت، پژوهشکده ژنتیک و زیست‌فناوری کشاورزی طبرستان، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری
- نویسنده مسئول: (Email: h.pirdashti@sanru.ac.ir)
- استادیار گروه گیاه‌پزشکی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری
- دانشیار گروه علوم خاک، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری

قارچ‌شناسی گروه گیاه‌پزشکی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری تهیه گردید. برای شروع آزمایش جهت تکثیر جدایه‌های مذبور ابتدا این جدایه‌ها در محیط کشت^۱ (عصاره سیب‌زمینی، PDA) درست روز و آگار به مدت یک هفته در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد تکثیر و پس از پنج روز اسپورزایی به محیط کشت سبوس گندم استریل شده (به مدت ۳۰ دقیقه در اتوکلاو) منتقل گردید. قبل از انجام آزمایش، خاک مورد استفاده با فرمالین ۵ درصد ضدغونه و به مدت ۱۰ روز هوادهی شد. سپس مقدار ۵۰ گرم از محیط کشت سبوس و اسپورزایی تریکودرما (به تعداد ۱۰^۴ واحد کلونی‌ساز در هر گرم) به خاک هر گلدان ده کیلوگرمی (به ارتفاع ۳۰ با قطر دهانه ۲۵ سانتی‌متر) افزوده و کاملاً با آن مخلوط گردید (۱۶). قبل از انجام آزمایش، برخی ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی از جمله میزان نیتروژن، فسفر و پتاسیم نمونه خاک مورد استفاده تعیین شد (جدول ۱). در هر گلدان ۲۰ عدد بذر جو (رقم صحراء) کشت گردید و پس از جوانه‌زنی به شش بوته تقلیل یافت. بر اساس نتایج تجزیه خاک معادل ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار کود اوره در سه نوبت (کاشت، اوایل پنجه‌زنی و اوایل ساقه‌دهی) و ۱۰۰ کیلوگرم در هکتار سولفات پتاسیم و سوبر فسفات تریپل (در مرحله کاشت) استفاده شد. محلول نیترات کادمیوم همراه آب آبیاری در اوایل دوره رشد به خاک اضافه گردید. در طول دوره رشد رطوبت خاک در حد ظرفیت مزمعه (۳۱/۶ درصد) به روش توزین حفظ شد. بوته‌های گیاه جو پس از رسیدگی فیزوپلوزیکی، برداشت و سپس ریشه از سایر قسمت‌های گیاه تفکیک شد. اندازه‌گیری غلاظت کادمیوم موجود در ریشه گیاه به روش هضم مرطوب^۲ (۳۰) و غلاظت کادمیوم قابل جذب خاک نیز با استفاده از روش لیندسى و نورول (۲۸) توسط دستگاه جذب اتمی (مدل Varian Spectra AA-10) قرائت و فرم قابل جذب آن محاسبه شد. همچنین میزان جذب توسط ریشه (۵)، فاکتور تجمع زیستی و استخراج گیاهی^۳ در این پژوهش مورد بررسی قرار گرفت. فاکتور تجمع زیستی نسبت غلاظت عنصر سنگین در گیاه (اندام هوایی یا ریشه) به غلاظت آن در خاک تعریف می‌شود (۳۵). همچنین پتانسیل استخراج گیاهی نیز براساس غلاظت کادمیوم موجود در گیاه و عملکرد بیولوژیک محاسبه شد و به عنوان کل عنصر استخراج شده از هر مترمربع خاک می‌باشد (۲۴).

آزمون نرمال بودن داده‌ها به روش کولموگروف – اسپیرنوف (۱۳) با استفاده از نرم افزار SPSS انجام گرفت (جدول ۲). تجزیه واریانس استاندارد داده‌ها با استفاده از نرم افزار SAS نسخه ۸ (۶) و

کشت هستند و به آسانی تکثیر می‌شوند از اهمیت خاصی برخوردارند (۱۹، ۲۲ و ۳۶). در این زمینه لوینس کایت (۲۷) بیان داشته که تریکودرما از مقاوم‌ترین قارچ‌ها در برابر عناصر سنگین بویژه کادمیوم بوده و دارای ظرفیت بالایی در جذب این عنصر در مقادیر بالا می‌باشد. بنابراین بعضی از گونه‌های تریکودرما توانایی پاکسازی محیط آلوده را داشته و می‌توانند به عنوان یکی از منابع میکرووارگانیسمی برای تجربه زیستی فلزات سنگین موجود در محیط به کار روند (۳۷). در این میان گونه *harzianum* بدليل رشد سریع، قدرت تکثیر بالا، قدرت زنده‌مانی تحت شرایط نامطلوب، توانایی رشد، کلینیزاسیون و القای رشد گیاه به طور گسترده مورد توجه قرار گرفته است (۲۲). تلقیح گیاه با تریکودرما می‌تواند شرایط را برای پالایش خاک‌هایی با الودگی‌های متعدد فراهم آورد (۱۸ و ۲۰). پالایش خاک‌های آلوده به عناصر سنگین امری ضروری جهت تولید پایدار، سلامت و امنیت غذایی به شمار می‌رود. با توجه به اینکه فن آوری استخراج گیاهی جهت حذف عناصر سنگین همچون کادمیوم هنوز در مرحله اولیه توسعه می‌باشد لذا می‌توان با بکارگیری کارآمد از ریزموجودات خاک‌زی و گیاهان، راه حل مناسبی جهت رشد و ترقی در این زمینه در آینده ارائه نمود. بنابراین با توجه به گسترش الودگی‌های زیستمحیطی در کشور، استفاده از عوامل قارچی و گیاهی برای پالایش خاک‌های آلوده به فلزات سنگین از جمله کادمیوم امری ضروری و اجتناب ناپذیر می‌باشد (۵ و ۱۴). از سوی دیگر نکته مهم برای موقیت در پالایش خاک‌های آلوده، انتخاب گیاهان مناسب با قابلیت رشد و سازگار با محیط آلوده است. در سال‌های اخیر کاربرد بعضی از گیاهان مانند ذرت، نخود، آفتابگردان، جو و خردل که دارای تولید زیست توده بالا هستند به همراه اقداماتی در جهت افزایش مقدار جذب فلزات توسط گیاهان پیشنهاد شده است (۷). بنابراین با توجه به سطح زیرکشت گیاه جو در کشور و توانایی بالای آن در تحمل به شرایط نامساعد، همچنین توانایی ریزموجوداتی همچون قارچ تریکودرما به عنوان عوامل زیستی در جذب عناصر سنگین از خاک، این پژوهش با هدف ارزیابی قارچ تریکودرما در پالایش خاک‌های آلوده، تعیین برهمکنش بین قارچ و سطوح مختلف نیترات کادمیوم در جذب و انتقال کادمیوم توسط گیاه جو طراحی و اجرا شد.

مواد و روش‌ها

این پژوهش در پاییز سال ۱۳۸۹ به صورت آزمایش فاکتوریل در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی با سه تکرار در شرایط گلخانه انجام شد. فاکتورها شامل چهار سطح نیترات کادمیوم (صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر) و تریکودرما با دو سطح (کاربرد یا عدم کاربرد) بودند. جدایه *T. harzianum* از مجموعه قارچ‌های زنده آزمایشگاه

1- Potato Dextrose Agar

2- Wet digesting

3- Bioaccumulation factor

4- Phytoextraction potential

عملکرد بیولوژیک اثر معنی‌داری داشتند. همچنین بین تلقیح تریکودرما و سطوح مختلف نیترات کادمیوم در صفات میزان جذب و غلظت کادمیوم در ریشه و پتانسیل استخراج گیاهی برهمکنش معنی‌داری مشاهده شد (جدول ۳).

بررسی میزان تجمع کادمیوم در خاک نشان می‌دهد که کمترین میزان تجمع کادمیوم در خاک، مربوط به تیمار عدم آلوودگی می‌باشد و با افزایش سطح آلوودگی، تجمع کادمیوم در خاک یک سیر صعودی را بدنبال داشت (شکل ۱). در این راستا محمدی و همکاران (۱۱) در آزمایش خود در گیاه یونجه گزارش کردند با افزایش غلظت کادمیوم (صفرا تا ۸۰ میلی‌گرم در کیلوگرم خاک)، میزان آن در خاک حدود ۲۰ برابر نسبت به شاهد افزایش یافت.

با توجه به نتایج حاصل از مقایسه میانگین اثرات متقابل کاربرد تریکودرما و سطوح مختلف نیترات کادمیوم (شکل ۲)، کمترین میزان تجمع کادمیوم در ریشه، مربوط به تیمار حضور تریکودرما و عدم آلوودگی در محیط رشد گیاه است که با تیمار عدم حضور تریکودرما در یک گروه آماری قرار دارد. نتایج نشان داد که با افزایش میزان آلوودگی در خاک، چه در کاربرد تریکودرما و چه در تیمار عدم کاربرد، میزان تجمع کادمیوم در ریشه به طور قابل توجهی افزایش یافت. به طوری که بالاترین میزان تجمع مربوط به تیمار تلقیح تریکودرما و غلظت ۱۵۰ میلی‌گرم در لیتر کادمیوم بود که نسبت به عدم تلقیح تریکودرما از افزایش حدود ۴۵ درصدی برخوردار بود.

در این راستا ونگ و همکاران (۳۸) بیان داشتند حضور *T. atroviride* در خاک آلووده به کادمیوم باعث افزایش تجمع این عنصر در گیاه خردل می‌شود. همچنین عشقی ملابری (۹) بیان داشت که تراکم کادمیوم در ریشه گوجه‌فرنگی نسبت به اندام هوایی بیشتر بود و علت آن را جذب و ذخیره‌سازی بیشتر این عنصر توسط ریشه در شرایط آلوودگی به نیترات کادمیوم گزارش نمود. نتایج مشابهی توسط نیکولچی و همکاران (۳۹) در درخت سپیدار، کورتیکا و همکاران (۲۵) در گیاه ذرت، ابوموریفا (۱۶) در گیاه خیار، محمدی و همکاران (۱۱) در گیاه یونجه و بهمنیار (۴) در گیاه برنج به‌دست آمد.

مقایسه میانگین صفات با استفاده از آزمون حداقل تفاوت معنی‌دار (LSD) در سطح ۵ درصد انجام شد.

جدول ۱- نتایج تجزیه نمونه خاک اولیه قبل از اجرای آزمایش

خصوصیات	واحد	مقدار
هدایت الکتریکی	دسی‌زیمس بر متر	۲/۴۸
ماده آلی	درصد	۱/۳۰
نیتروژن	درصد	۰/۰۷
کادمیوم	قابل جذب (میلی‌گرم بر کیلوگرم)	۰/۲۲
اسیدیته (pH)	--	۷/۶۵
پتانسیم	قابل جذب (میلی‌گرم بر کیلوگرم)	۱۳۰
فسفر	قابل جذب (میلی‌گرم بر کیلوگرم)	۵/۹۶
ظرفیت تبادل کاتیونی	میلی‌اکی‌والان بر ۱۰۰ گرم	۲۴/۳
شن	درصد	۹/۶
رس	درصد	۴۷/۴
سیلت	درصد	۴۳
بافت خاک	--	رسی-سیلتی

جدول ۲- آزمون نرمال بودن صفات مورد مطالعه با استفاده از آزمون کولموگروف - اسمیرنوف

صفات	آماره معنی‌داری
تجمع کادمیوم در خاک	۰/۵۶
تجمع کادمیوم در ریشه	۰/۷۸
میزان جذب در ریشه	۰/۷۸
فاکتور تجمع زیستی	۰/۷۲
پتانسیل استخراج گیاهی	۰/۶۴
غلظت کادمیوم در زیست‌توده	۰/۵۴
عملکرد بیولوژیک	۰/۸۱
تجمع کادمیوم در خاک	۰/۷۸
تجمع کادمیوم در ریشه	۰/۶۵
میزان جذب در ریشه	۰/۶۹
فاکتور تجمع زیستی	۱/۰۰
پتانسیل استخراج گیاهی	۰/۷۳
غلظت کادمیوم در زیست‌توده	۰/۷۹
عملکرد بیولوژیک	۰/۶۳

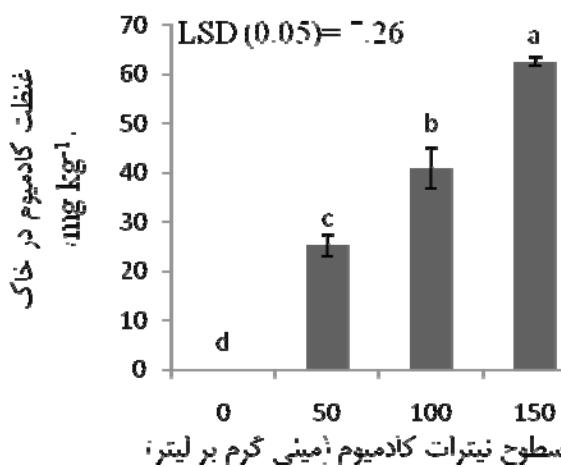
نتایج و بحث

نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها (جدول ۳) نشان داد سطوح مختلف نیترات کادمیوم بر تمامی صفات مورد مطالعه و کاربرد تریکودرما بر غلظت کادمیوم در ریشه، پتانسیل استخراج گیاهی و

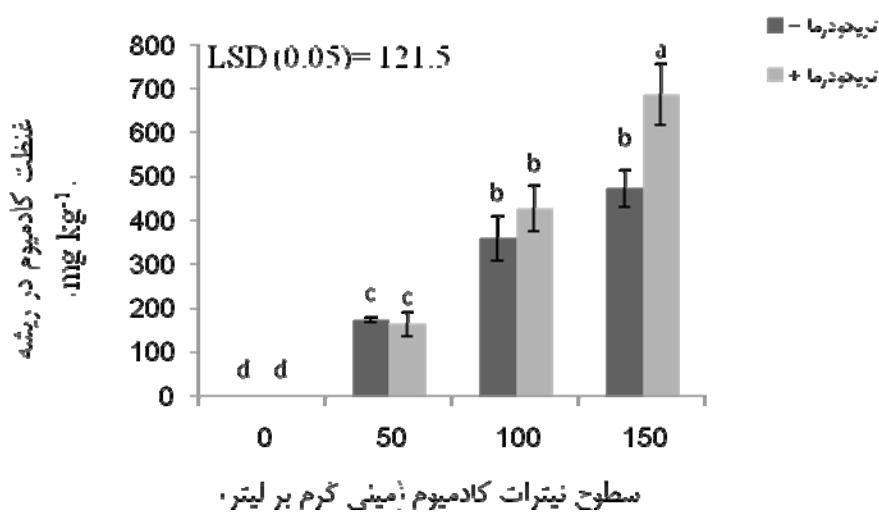
جدول ۳- تجزیه واریانس اثر نیترات کادمیوم و تریکودرما بر صفات مرتبط با جذب کادمیوم در گیاه جو

	منبع تغییرات	تریکودرما (A)	نیترات کادمیوم (B)	A×B	خطای آزمایش	ضریب تغییرات (درصد)
۱۶	درجه آزادی	۱	۳	۳	۳۵/۲۲۷۳	۱۶/۵۳۹ ^{ns}
۱۸/۴۷	غلظت کادمیوم در خاک	۶۰/۸۴۳ ^{ns}	۴۱۳/۰۰**	۴۹۲۳/۵۱	۱۶۰۰۴/۶*	۴۹۲۳/۵۱
۲۴/۴۸	غلظت کادمیوم در ریشه	۲۷۲۹۳/۱*	۳۸۶۵۵**	۰/۱۰۲۴۳	۱/۲۶۵۱۶**	۰/۱۰۲۴۳**
۲۵/۸۸	میزان جذب در ریشه	۰/۴۳۵۶۹۲ ^{ns}	۵/۶۶۹۱۲**	۰/۶۵۷۹	۳/۱۲۷۳ ^{ns}	۰/۶۵۷۹
۱۴/۳۱	فاکتور تجمع زیستی	۵/۴۵۰۳ ^{ns}	۸۲/۲۴۳**	۰/۴۳۶۸۱	۲/۶۲۱۵**	۰/۴۳۶۸۱
۲۸/۲۹	پتانسیل استخراج گیاهی	۲/۹۵۹۱*	۱۹/۳۰۲۷**	۳۲۹/۹۴۷	۲۳/۸۸۴ ^{ns}	۳۲۹/۹۴۷
۲۴/۱۸	غلظت کادمیوم در زیست‌توده	۷۸/۵۲۷ ^{ns}	۲۱۶۱۵/۱**	۰/۰۰۰۵	۰/۰۰۰۱ ^{ns}	۰/۰۰۰۵
۲۴/۰۰	عملکرد بیولوژیک	۰/۰۰۰۴**	۰/۰۰۰۲*			

*** و ns - بهترتب معنی‌دار در سطح احتمال پنج، یک درصد و عدم معنی‌داری براساس آزمون LSD



شکل ۱- اثر ساده سطوح مختلف نیترات کادمیوم بر میزان تجمع کادمیوم در خاک

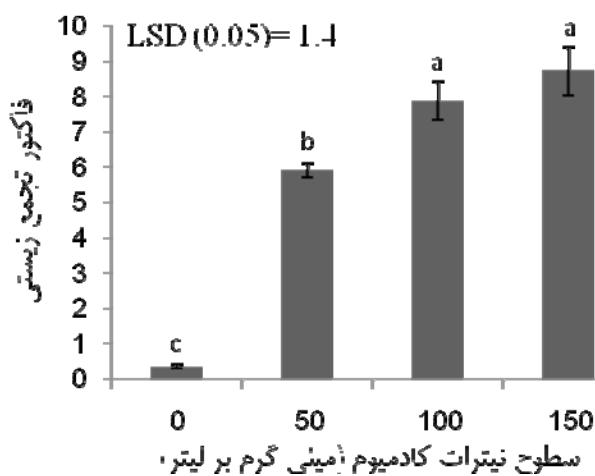


شکل ۲- اثر متقابل کاربرد تریکودرما و سطوح مختلف نیترات کادمیوم بر میزان تجمع کادمیوم در ریشه

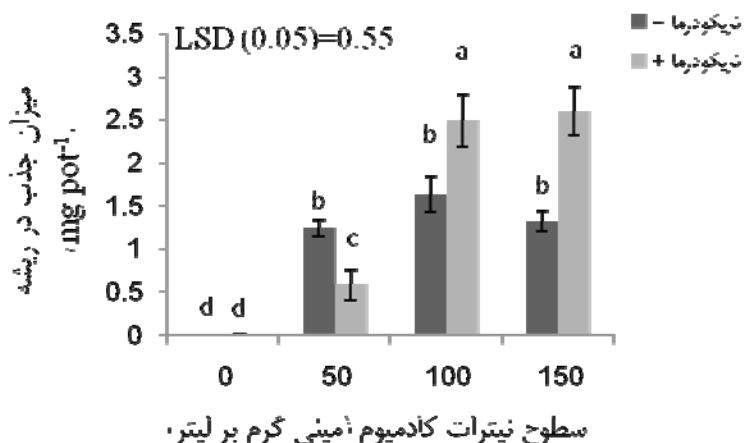
جذب کادمیوم در ریشه را از ۵۳ تا ۹۶ درصد افزایش داد. همکاران (۱۱) نیز بیان داشتند که بین جذب کادمیوم و غلظت آن در خاک ارتباط مثبتی وجود دارد بدین معنی که جذب کادمیوم توسط ریشه گیاه یونجه با افزایش غلظت آن در خاک (از صفر تا غلظت ۸۰ میلی گرم در لیتر) افزایش یافت. با توجه به نتایج پژوهش حاضر، تلقیح گیاه با تریکودرما در سطوح ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی گرم بر لیتر باعث بهبود رشد ریشه شده است (داده‌ها نشان داده نشده است) که می‌تواند دلیلی بر کاهش اثرات منفی کادمیوم بر رشد و در نتیجه افزایش میزان جذب در ریشه باشد (شکل ۴). در پژوهشی مشابه کوا و همکاران (۲۰) گزارش کردند کاربرد *T. atroviride* تأثیری در رشد گیاه کلنزا در خاک شاهد (بدون آلودگی) نداشته در حالی که در خاک‌های آلوده موجب بهبود رشد شده است.

با توجه به شکل ۳ با افزایش سطوح نیترات کادمیوم، فاکتور تجمع زیستی یک روند افزایشی داشته به طوری که در سطوح بالا (۱۰۰ و ۱۵۰ میلی گرم بر لیتر) نسبت به سطح ۵۰ میلی گرم بر لیتر بهتر ترتیب از افزایش حدود ۳۴ و ۴۸ درصدی برخوردار بود. به طور کلی فاکتور تجمع زیستی به میزان جذب عنصر، تحرک آن و ذخیره در ریشه گیاه بستگی دارد (۴۱). بهنظر می‌رسد مقدار جذب کادمیوم از خاک به ریشه به توانایی گیاه در انتقال فلز در سطح بین خاک و ریشه و مقدار کل کادمیوم موجود در خاک بستگی دارد (۱۱ و ۲۶).

اثر متقابل تریکودرما و سطوح مختلف نیترات کادمیوم بر میزان جذب کادمیوم در ریشه گیاه جو در شکل ۴ نشان داده شده است. همان‌طور که در شکل مشاهده می‌شود کاربرد تریکودرما در سطوح متوسط تا بالای نیترات کادمیوم نسبت به تیمار عدم کاربرد قارچ،



شکل ۳- اثر ساده سطوح مختلف نیترات کادمیوم بر تجمع زیستی کادمیوم



شکل ۴- اثر متقابل کاربرد تریکوودرما و سطوح مختلف نیترات کادمیوم بر میزان جذب کادمیوم در ریشه

سنگین بستگی به دو عامل زیستتوده و غلظت فلز در زیستتوده دارد (۲، ۲۴، ۲۶ و ۴۱). بایانیان و همکاران (۲) نیز گزارش کردند با افزایش غلظت سرب در خاک پتانسیل استخراج گیاهی سرب در گیاه هویج افزایش یافت. در این راستا محمدی و همکاران (۱۱) بیان داشتند با افزایش غلظت کادمیوم در خاک میزان استخراج گیاهی نیز افزایش یافت که علت آن را افزایش قابلیت دسترسی کادمیوم در خاک با زیاد شدن غلظت آن دانستند. با توجه به نتایج حاصل از جدول مقایسه میانگین (جدول ۴) و مقایسه افت عملکرد بیولوژیک در زمان عدم تلقیح با تریکوودرما و کاهش غلظت کادمیوم در زیستتوده نسبت به زمان تلقیح می‌توان چنین نتیجه گرفت که حضور تریکوودرما سبب افزایش پتانسیل استخراج گیاهی کادمیوم می‌شود. بر این اساس بیشترین استخراج گیاهی در تیمار ۱۵۰

فرآیند استخراج گیاهی در خاک‌های آلوده به کادمیوم یکی از حالات گیاه‌پالایی است و باعث انتقال کادمیوم از خاک به ریشه و اندام هوایی می‌شود و به عنوان کارآمدترین و مناسب‌ترین روش در آلودگی‌زدایی فلزات سنگین از خاک شناخته شده است (۲، ۱۱، ۲۴ و ۴۱). به طوری که ژوانگ و همکاران (۴۱) هدف از استخراج گیاهی را کاهش غلظت عنصر در خاک و رسیدن به حد مطلوب آن بیان داشتند. در این پژوهش با توجه به میزان زیستتوده تولیدی (در گستره‌ی ۰/۰۱۷ تا ۰/۰۴۲ کیلوگرم در گلدان) و غلظت کادمیوم موجود در زیستتوده گیاه (در گستره‌ی ۴/۳۵ تا ۱۴۹/۳۳ میلی گرم در کیلوگرم)، با افزایش سطح نیترات کادمیوم در خاک، پتانسیل استخراج گیاهی کادمیوم از یک روند افزایشی برخوردار بود (جدول ۴). در این زمینه مطالعات نشان داد کارآیی استخراج گیاهی در جذب عناصر

نقش مهمی در افزایش جذب کادمیوم از خاک و استخراج گیاهی کادمیوم در گیاه جو برخوردار است. از سوی دیگر افزایش آلودگی به نیترات کادمیوم به طور قابل ملاحظه‌ای تجمع کادمیوم در ریشه گیاه را افزایش داد و تلکیح گیاه با تریکودرما در بالاترین سطح آلودگی به نیترات کادمیوم موجب افزایش تجمع ۴۵ درصدی کادمیوم در ریشه شد. علاوه بر این با توجه به نقش مثبت تریکودرما در بهبود عملکرد بیولوژیک و تجمع کادمیوم در زیست‌توده گیاه جو، حضور تریکودرما باعث افزایش چشمگیری در پتانسیل استخراج گیاهی کادمیوم شد. بنابراین استفاده از ریزموجوادی همانند قارچ تریکودرما به عنوان جاذب‌های زیستی جهت رفع آلودگی خاک از عناصر سنگینی همچون کادمیوم می‌تواند مورد توجه و بررسی بیشتر قرار گیرد.

سپاسگزاری

از مساعدت و راهنمایی جناب آقای مهندس یاسر یعقوبیان در اجرای این پژوهش تشکر و قدردانی می‌گردد.

میلی‌گرم بر لیتر کادمیوم در زمان تلکیح قارچ تریکودرما مشاهده شد که نسبت به تیمار عدم تلکیح از افزایش حدود ۱۰۰ درصدی برخوردار بود. بنابراین می‌توان با اعمال تیمارهای مناسب جهت تولید زیست‌توده و زیست فراهمی فلز در خاک، جذب آن توسط گیاه را افزایش داد. در همین زمینه لاست (۲۶) بیان داشته که حضور ریز- موجودات در ریزوسفر می‌تواند به جذب عناصر توسط گیاه کمک نموده و سبب افزایش پتانسیل استخراج گیاهی شود. همچنین این موجودات با ترشح مواد آلی، ضمن افزایش توانایی و سهولت در جذب عناصر ضروری و غیرضروری مثل کادمیوم به طور مستقیم در حالیت عناصر و افزایش جذب آن توسط گیاه نقش دارند. در این راستا نتایج مشابهی توسط کوا و همکاران (۲۰) مبنی بر بهبود استخراج گیاهی کادمیوم در گیاه کلزا در زمان تلکیح با *T. atroviride* و افزایش غلظت کادمیوم گزارش شده است.

نتیجه‌گیری

با توجه به نتایج پژوهش حاضر به نظر می‌رسد قارچ تریکودرما از

جدول ۴- مقایسه میانگین اثر متقابل کاربرد تریکودرما و سطوح مختلف نیترات کادمیوم بر پتانسیل استخراج گیاهی

تریکودرما	سطوح نیترات کادمیوم (mg L ⁻¹)	عملکرد بیولوژیک (kg pot ⁻¹)	غلظت کادمیوم در زیست‌توده (mg kg ⁻¹)	پتانسیل استخراج گیاهی (mg pot ⁻¹)
عدم کاربرد (-)	صفرا	.۰/۱۷	.۰/۰۶۴	.۰/۰۱ ^d
	۵۰	.۰/۰۲۶	۶۵/۲۷۶	۱/۷۱۴ ^c
	۱۰۰	.۰/۰۴۲	۸۷/۳۲۴	۳/۶۶۰ ^b
	۱۵۰	.۰/۰۱۷	۱۴۰/۰۵۶	۲/۶۰۵ ^{bc}
کاربرد (+)	صفرا	.۰/۰۳۴	.۰/۰۸۱	.۰/۰۰۲ ^d
	۵۰	.۰/۰۳۲	۶۶/۲۳۵	۲/۰۲۵ ^c
	۱۰۰	.۰/۰۳۷	۹۲/۰۵۳	۳/۴۰۸ ^b
	۱۵۰	.۰/۰۳۵	۱۴۹/۰۳۲	۵/۲۶۰ ^a

میانگین‌های دارای حرف یا حروف مشابه تفاوت معنی‌داری در سطح احتمال ۵ درصد براساس آزمون LSD ندارند.

منابع

- آقابراتی ا، حسینی م، اسماعیلی ع، بهرامی فر. و مارالیان ح. ۱۳۸۷. تأثیر کاربرد فاصلاب شهری بر تجمع عناصر سنگین (کروم و نیکل) در درخت زیتون (*Olea europaea* L.) و خاک. فصلنامه علمی پژوهشی تحقیقات جنگل و صنوبر ایران. (۲): ۳۰۴-۳۱۳.
- بابائیان ا، همایی م. و راهنمایی ر. ۱۳۹۱. افزایش کارایی استخراج گیاهی سرب از خاک بوسیله هویج با کاربرد کی‌لیت‌های طبیعی و صنعتی. نشریه آب و خاک (علوم و صنایع کشاورزی). (۳): ۲۶-۶۰۷.
- بهتاش ف، طباطبایی س.ج، ملکوتی مج، سورالدین م.ج. و اوستان ش. ۱۳۸۹. اثر روی و کادمیوم بر رشد، مقدار کلروفیل، فتوسنتر و غلظت کادمیوم در چندر لبوبی. مجله پژوهش‌های خاک (علوم خاک و آب). (۱): ۲۴-۴۱.
- بهمنیار م.ع. ۱۳۸۶. تأثیر مصرف فاصلاب در آبیاری گیاهان زراعی بر میزان برخی از عناصر سنگین خاک و گیاهان. محیط‌شناسی. (۳۳): ۲۶-۱۹.
- خسروی ف، ثوابی فیروز آبادی غ.ر. و فرجبخش ح. ۱۳۸۸. اثر کلرید پتاسیم بر جذب کادمیوم توسط کلزا و آفتابگردان در یک خاک آلوده.

- نشریه آب و خاک (علوم و صنایع کشاورزی). ۲۳(۳): ۳۵-۲۸.
- ۶- سلطانی ا. ۱۳۸۷. کاربرد نرم افزار SAS در تجزیه‌های آماری. انتشارات جهاد دانشگاهی مشهد.
- ۷- شیرانی ب، و رنجبر ا. ۱۳۹۰. بررسی توانایی گیاه پالایی عنصر سرب توسط گیاهان در جهت کشاورزی پایدار. اولین همایش ملی راهبردهای دستیابی به کشاورزی پایدار دانشگاه پیام نور استان خوزستان. ۱-۵.
- ۸- صابری م، طویلی ع، جعفری م و حیدری م. ۱۳۸۹. تأثیر سطوح مختلف عناصر سنگین بر جوانه‌زنی و رشد گیاه‌چه‌های *Atriplex lentiformis*. مجله علمی پژوهشی مرتع. ۴(۱): ۱۲۰-۱۱۲.
- ۹- عشقی ملایری ب. ۱۳۸۳. بررسی اثر تفاوت نیترات و کلرور کادمیوم بر رشد بوته‌ها و جذب و ذخیره‌سازی کادمیوم در ریشه و اندام هوایی گوجه‌فرنگی در محیط هیدروپونیک. مجله محیط‌شناسی. ۳۵: ۸۸-۸۵.
- ۱۰- کشتکار ع.ر، منتظر رحمتی م.م و خدابنده ن. ۱۳۸۸. کاربرد ایزوترم‌های جذب دو و س هپارامتری در جذب زیستی اورانیم توسط مخمرنان. مجله علوم و فنون هسته ای. ۵۰: ۱-۸.
- ۱۱- محمدی م، حبیبی د، اردکانی م.ر و اصغرزاده ا. ۱۳۸۹. ارزیابی قدرت جذب و اندوزش گیاه یونجه یکساله (*Medicago scutellata*) در خاکهای آلوده به کادمیوم. فصلنامه علمی پژوهشی اکو فیزیولوژی گیاهان زراعی. ۲(۳): ۲۴۷-۲۶۰.
- ۱۲- ملک زاده ا، علیخانی ح، ثوابقی فیروزآبادی غ و زارعی م. ۱۳۹۰. برهم کنش قارچ‌های میکوریز آربوسکولار و باکتری‌های PGPR مقاوم به کادمیوم در گیاه پالایی کادمیوم. نشریه آب و خاک (علوم و صنایع کشاورزی). ۲۵(۲): ۲۶۶-۲۷۴.
- ۱۳- نصیری و. ۱۳۸۷. آمار کاربردی با کامپیوتر - رویکرد ناپارامتری - انتشارات مرکز آموزش و تحقیقات صنعتی ایران.
- ۱۴- وفادار م، زارع مایوان ح. ۱۳۸۵. مقایسه نقش برخی گیاهان علفی در جذب برخی عناصر سنگین: مطالعه موردی در منطقه جنگلی رامسر. مجله علوم کشاورزی و منابع طبیعی. ۱۳(۴): ۹-۱.
- ۱۵- یزدانی م، پیردشتی ه، تاجیک م ع و بهمنیار م ع. ۱۳۸۷. تأثیر تریکوکوردا (*Trichoderma spp.*) و انواع مختلف کودهای آلی بر رشد و نمو سویا [Glycine max (L). Merril]. مجله الکترونیک تولید گیاهان زراعی. ۱(۳): ۸۲-۶۵.
- 16- Abu Murefah S.S. 2008. Growth Parameters and elemental status of cucumber (*Cucumus sativus*) seedlings in response to cadmium accumulation. International Journal of Agriculture and Biology, 10 (3): 261-266.
- 17- Akhtar K., Akhtar M.W., and Khalid A.M. 2007. Removal and recovery of uranium from aqueous solutions by *Trichoderma harzianum*. Water Research, 41: 1366-1378.
- 18- Anand P., Isar J., Saran S., and Saxena R.K. 2006. Bioaccumulation of copper by *Trichoderma viride*. Bioresource Technology, 97: 1018-1025.
- 19- Anonymous. 2010. *Trichoderma* spp and its potential in soil bioremediation. European commision Publish.
- 20- Coa L., Jiang M., Zeng Z., Du A., Tan H., and Liu Y. 2008. *Trichoderma atroviride* F6 improve phytoextraction efficiency of mustard [*Brassica juncea* (L.) Coss. var. *foliosa* Bailey] in Cd, Ni contaminated soils. Chemosphere, 71: 1769-1773.
- 21- Izadiyar M.H., and Yargholi B. 2010. Study of cadmium absorption and accumulation in different parts of four forages. Journal of Agriculture and Environmental Science, 9 (3): 231-238.
- 22- Kaewchai S., Soytong K., and Hyde K.D. 2009. Mycofungicides and fungal biofertilizers. Fungal Diversity, 38: 25-50.
- 23- Kavamura N.V., and Esposito E. 2010. Biotechnological strategies applied to the decontamination of soils polluted with heavy metals. Biotechnology Advances, 28: 61-69.
- 24- Kos B., Grcman H., and Lestan D. 2003. Phytoextraction of lead, zinc and cadmium from soil by selected plants. Plant Soil Environmental, 49 (12): 548-553.
- 25- Kurtyka R., Malkowski E., Kita A., and Karcz W. 2008. Effect of calcium and cadmium on growth and accumulation of cadmium, calcium, potassium and sodium in maize seedlings. Polish Journal of Environmental Studies, 17 (1): 51-56.
- 26- Lasat M.M. 2000. Phytoextraction of metals from contaminated soil. A review of plant/soil/metal interaction and assessment of pertinent agronomic issues. Journal of Hazardous Substance Research, 2 (5): 1-25.
- 27- Levinskaite L. 2001. Simultaneous effect of nickel, cadmium and chromium (VI) on soil micromycetes. Biologia, 4: 13-15.
- 28- Lindsay W.L., and Norvell W.A. 1978. Development of a DTPA test for zinc, iron, manganese and

- copper. *Soil Science Society of American Journal*, 42: 421-428.
- 29- Nikolic N., Kogic D., Pilipovic A., Pajivic S., Krstic B., Borisev M., and Orlovic S. 2008. Responses of hybrid poplar to cadmium stress photosynthetic characteristics, cadmium and proline accumulation and antioxidant enzyme activity. *Acta Biological Cracoviensla Series Botanical*, 50(2): 95–103.
- 30- Page A.L., Miller R.H and Keeney D.R. 1982. Methods of Soil Analysis. Part 2, 2nd ed., F.N., 1972. The chemistry of submerged soils. *Advances in Agronomy*, 24: 26-92.
- 31- Rehman F., Khan F.A., Varshney D., Naushin F., and Rastogi J. 2011. Effect of cadmium on the growth of tomato. *Journal of Biology and Medicine*, 3(2): 187-190.
- 32- Saheed Bada B., and Adekunle Raji K. 2010. Phytoremediation potential of kenaf (*Hibiscus cannabinus L.*) grown in different soil textures and cadmium concentrations. *African Journal of Environmental Science and Technology*, 4 (5): 250-255.
- 33- Sarkar S., Satheshkumar A., Jayanthi R., and Premkumar R. 2010. Biosorption of nickel by live biomass of *Trichoderma harzianum*. *Research Journal of Agricultural Sciences*, 1 (2): 69-74.
- 34- Sivasamy A., and Sundarabal N. 2010. Biosorption of an Azo Dye by *Aspergillus niger* and *Trichoderma* sp. *Fungal Biomasses Current Microbiology*, 62: 351–357.
- 35- Sun Y., Qixing Z., and Chunyan D. 2008. Effects of cadmium and arsenic on growth and metal accumulation of Cd-hyperaccumulator *Solanum nigrum* L. *Bioresource Technology*, 99: 1103–1110.
- 36- Sun Y.M., Horng C.Y., Chang F.L., Cheng L.C., and Tian W.X. 2010. Biosorption of lead, mercury and cadmium ions by *Aspergillus tereuss* immobilized in a natural matrix. *Polish Journal of Microbiology*, 59(1): 37-44.
- 37- Wang M., and Zhou Q. 2005. Single and joint toxicity of chlorimuron-ethyl, cadmium, and copper acting on wheat *Triticum aestivum*. *Ecotoxicology and Environmental Safety*, 60: 169–175.
- 38- Wang B., Liu L., Gao Y., and Chen J. 2009. Improved phytoremediation of oilseed rape (*Brassica napus*) by *Trichoderma* mutant constructed by restriction enzyme-mediated integration (REMI) in cadmium polluted soil. *Chemosphere*, 74: 1400–1403.
- 39- Yargholi B., Azimi A.A., Baghvand A.M., Liaghat A.M., and Fardi G.A. 2008. Investigation of cadmium absorption and accumulation in different parts of some vegetables. *Journal of Agricultural and Environmental Science*, 3 (3): 357-364.
- 40- Zafar S., Aqil F., and Ahmad E. 2007. Metal tolerance and biosorption potential of filamentous fungi isolated from metal contaminated agricultural soil. *Bioresource Technology*, 98: 2557-2561.
- 41- Zhuang P., Yang Q.W., Wang H.B., and Shu W.S. 2007. Phytoextraction of heavy metals by eight plant species in the field. *Water Air Soil Pollution*, 184: 235–242.



The Role of *Trichoderma harzianum* in Cadmium Biosorption of Barley (*Hordeum vulgare L.*) in a Contaminated Soil

F. Taghavi Ghasemkheyli¹- H. Pirdashti^{2*}- M.A. Tajick Ghanbari³- M.A. Bahmanyar⁴

Received: 23-06-2013

Accepted: 06-01-2014

Abstract

Soil pollution by heavy metals due to industrial activities, factories, fertilizers and pesticides is an environmental problem which threatens public health. Therefore, it is necessary to find some solutions to ameliorate the negative effects of heavy metals in soil. Accordingly, an experiment was designed to evaluate the effect of *Trichoderma harzianum* fungi as a cadmium (Cd) biosorbent in barley (cv. Sahra) cultivated on a Cd contaminated soil. Treatments were arranged in factorial experiment based a completely randomized design and were replicated three times. Experimental factors consisted of *T. harzianum* fungi at two levels (inoculated and non-inoculated control) and four levels of cadmium nitrate (0, 50, 100 and 150 mg L⁻¹). Results indicated that Trichoderma inoculation increased barley biological yield (by 36%) as compared to those in non-inoculated plants. Where Cd was added, both Cd amount in soil and Cd bioaccumulation in plants markedly increased. The Cd content in barley root varied from 0.02 mg kg⁻¹ in non-contaminated soil to 688.2 mg kg⁻¹ in 150 mg L⁻¹ contaminated soil. Furthermore, the presence of the Trichoderma significantly increased the Cd uptake in plant roots (from 53 to 96%) in moderate to high levels of cadmium contamination when compared to those in non-inoculated plants. The maximum Cd phytoextraction (5.260 mg per pot) resulted in Trichoderma inoculated plants and at maximum rate of Cd which was 100% greater than untreated plants. In conclusion, it seems that inoculation of Trichoderma with barley plants could be an optimum option to remediate the Cd contaminated soils.

Keywords: Phytoextraction, Cadmium uptake, Bioaccumulation, Trichoderma fungi

1- M.Sc. Student of Agronomy, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University, Member of Young Researchers Club of Islamic Azad University, Sari Branch

2- Associate Professor of Agronomy Department, Genetics and Agricultural Biotechnology Institute of Tabarestan, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University

(*- Corresponding Author Email: h.pirdashti@sanru.ac.ir)

3- Assistant Professor, Department of Plant Protection, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University

4- Associate Professor, Department of Soil Sciene, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University