

بررسی جذب و تجمع روی در پنیرک: جمعیتی جمع آوری شده از مناطق اطراف صنایع فولادسازی اهواز

پرژک ذوفن^{۱*}، نسرين شیرالی پور^۱ و سعادت رستگرازاده^۲

^۱ گروه زیست شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه شهید چمران اهواز، ^۲ گروه شیمی، دانشکده علوم، دانشگاه شهید چمران اهواز
(تاریخ دریافت: ۹۳/۰۵/۰۴، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۴/۰۳/۲۰)

چکیده:

فعالیت‌های صنعتی می‌توانند منجر به ورود فلزات سنگین به محیط و در نهایت زنجیره‌های غذایی شوند. در این تحقیق با توجه به رویش پنیرک در اطراف صنایع فولاد سازی اهواز و اهمیت خوراکی و دارویی آن در استان خوزستان، توانایی جذب و تجمع روی در این گیاه مطالعه شد. بدین منظور، بذر گیاه از ناحیه فوق جمع آوری و پس از کشت گلدانی و انتقال گیاهان ۴ هفته ای به محیط هیدروپونیک، غلظت‌های مختلف روی شامل ۰، ۲۵۰، ۵۰۰، ۱۰۰۰، ۱۵۰۰ و ۲۰۰۰ میکرومولار به گیاهان اعمال شدند. برداشت گیاهان در زمان‌های ۰، ۳، ۶ و ۹ روز بعد از اعمال تیمار، نشان داد که با افزایش غلظت روی در محیط و گذشت زمان میزان این فلز در بخش هوایی در اکثر موارد افزایش، اما در غلظت‌های بالاتر از ۱۰۰۰ میکرومولار در بافت ریشه‌ای کاهش معنی‌داری می‌یابد. همچنین، وزن خشک و میزان تجمع روی در ریشه‌ها در همه غلظت‌ها به ترتیب کاهش و افزایش معنی‌داری در مقایسه با بخش‌های هوایی از خود نشان داد. بر اساس مقادیر فاکتور انتقال کمتر از یک و فاکتور تغلیظ زیستی بالاتر از یک در ریشه‌ها به نظر می‌رسد که این گیاه در این شرایط از توانایی پایینی برای انتقال روی از ریشه به بخش هوایی برخوردار است، با این وجود، قابلیت بالایی در تجمع روی در ریشه‌ها و اجتناب از انتقال آن به بخش هوایی دارد.

واژه‌های کلیدی: پنیرک، تجمع دهنده‌گی، تغلیظ زیستی، روی، فاکتور انتقال

مقدمه:

روی یکی از فلزات سنگین با جرم اتمی ۶۵ و با وزن مخصوص ۷/۳ گرم بر سانتیمتر مکعب می‌باشد که در مقدار کم به عنوان ریزمغذی ضروری برای گیاهان محسوب می‌شود، درحالی که مقدار اضافی آن در خاک موجب اختلالات متابولیکی و در نهایت بازدارندگی رشد در بیشتر گونه‌های گیاهی می‌گردد (Rascio and Navari-Izzo, 2011; Lin et al., 2012). میزان طبیعی روی در بافت‌های گیاهی ۱۰ تا ۱۵۰ میلی گرم در کیلوگرم گزارش شده است (Reeves and Baker, 2000). امروزه توجهات فراوانی بر روی استفاده از موجودات زنده

فلزات سنگین از جمله آلاینده های معدنی غیر قابل تجزیه هستند که یا به صورت طبیعی یا در اثر فعالیت‌های ذوب فلز، احداث معادن، استفاده از کودها و آفت‌کش‌های شیمیایی و غیره وارد محیط می‌شوند که حذف آنها از محیط جهت ممانعت از ورود آنها به زنجیره‌های غذایی و آسیب‌های بعدی ضروری می‌باشد. آلودگی محیط با فلزات سنگین می‌تواند اثرات منفی فراوانی بر روی رشد و نمو و تولید مثل موجودات زنده ساکن در مناطق آلوده داشته باشد (Fritsch et al., 2010).

* نویسنده مسئول، نشانی پست الکترونیکی: p.zoufan@scu.ac.ir

نظیر قارچ‌ها، باکتری‌ها و گیاهان به عنوان یک روش دوستدار محیط زیست برای پالایش محیط از فلزات سنگین متمرکز شده است. از روش‌های مختلف گیاه پالایی (Phytoremediation) نظیر استخراج گیاهی (Phytoextraction)، تجزیه گیاهی (Phytodegradation)، فیلتراسیون ریزوسفری (Rhizofiltration)، تثبیت گیاهی (Phytostabilization) و تبخیر گیاهی (Phytovolatilization) برای پاکسازی محیط از آلاینده‌هایی مانند فلزات سنگین استفاده می‌شود (Yang et al., 2005; Yoshida et al., 2006). گیاهان مقاوم جهت رشد در خاک‌های آلوده به فلزات سنگین از سه راهکار اصلی استفاده می‌کنند (Baker, 1981; Ali et al., 2013): گونه‌های اجتناب‌کننده (Excluders) که از انتقال فلز به بخش هوایی ممانعت نموده، بخش عمده‌ای از فلز را در ریشه تغلیظ می‌کنند (Rascio and Navari-Izzo, 2011). درگونه‌های شاخص (Indicator) میزان فلزات سنگین در بخش هوایی آنها با غلظت عناصر مذکور در خاک یکسان است. وجود گونه‌های شاخص در یک منطقه به طور کلی منعکس‌کننده سطح فلز در خاک می‌باشد. گونه‌های تجمع‌دهنده (Accumulator) توانایی جذب و تجمع فلز در آلودگی‌های کم تا زیاد را دارند. گونه‌های تجمع‌دهنده می‌توانند عنصر خاصی را از خاک جذب و در بخش‌های هوایی خود مثل، ساقه یا برگ تغلیظ کنند، بدون اینکه علائم مسمومیت در آنها ظاهر شود. در گونه‌های تجمع‌دهنده، غلظت عنصر مورد نظر در بخش هوایی گیاه به مراتب بیشتر از خاک می‌باشد (Memon et al., 2001). زیر مجموعه‌ای از گیاهان تجمع‌دهنده گیاهان بیش‌تجمع‌دهنده (Hyperaccumulator) هستند که در استخراج گیاهی کاربرد فراوانی دارند. در واقع غلظت فلز در این گیاهان در حدود ۱۰۰ تا ۱۰۰۰ برابر بیشتر از غلظت فلز در گیاهان غیر تجمع‌دهنده است (McGrath et al., 2002; Reeves, 2006). این گیاهان برای پاکسازی مناطق آلوده یا مناطقی که از لحاظ زمین‌شناسی غنی از یک عنصر خاص‌اند، کاربرد دارند. گیاهان بیش‌تجمع‌دهنده گیاهانی وحشی، کمیاب و بومی مناطقی هستند که در آن‌جا شناسایی شده‌اند (Li et al., 2003). در

حدود ۵۰۰ گونه گیاهی بیش‌تجمع‌دهنده شناسایی شده‌اند که اکثر آنها جزء بیش‌تجمع‌دهنده‌های اجباری بوده، در خاک‌های غنی از فلز رشد می‌کنند. تعداد کمی از گیاهان بیش‌تجمع‌دهنده، تحت عنوان بیش‌تجمع‌دهنده‌های اختیاری که غالباً در خاک‌های طبیعی رشد می‌کنند، تنها وقتی که بر روی خاک‌های غنی از فلز قرار می‌گیرند توانایی بیش‌تجمع‌دهندگی از خود نشان می‌دهند (Pollard et al., 2014). اکثر گیاهان بیش‌تجمع‌دهنده فلزات سنگین که تاکنون شناسایی شده‌اند، متعلق به خانواده شب‌بو (Brassicaceae)، به ویژه جنس‌های *Thlaspi* و *Alyssum* می‌باشند (Reeves and Baker, 2000). بیشتر گونه‌های بیش‌تجمع‌دهنده بومی مناطق خاص هستند و بیوماس پایینی دارند (Li et al., 2003) و این باعث می‌شود که اغلب مواقع علیرغم تجمع بالای فلز در بخش‌های هوایی، کارایی بالایی در پالایش خاک نداشته باشند. همچنین، بر اساس مطالعات میدانی برخی از گونه‌های گیاهی توانایی (بیش‌تجمع‌دهندگی از خود نشان داده‌اند، اما در شرایط آزمایشگاهی این ویژگی در آنها تأیید نشده است (Rascio and Navari-Izzo, 2011). به همین جهت مطالعات فراوانی تحت شرایط کنترل شده برای مطالعه میزان جذب و تجمع فلزات سنگین در گونه‌های گیاهی مختلف انجام شده است. برای مثال، در یک مطالعه گلدانی تجمع روی توسط *Thlaspi caerulescens* ارزیابی شد (Whiting et al., 2001). توانایی حذف فلزات ارسنات، کادمیم، سرب و روی از خاک آلوده به این عناصر توسط چند گونه گیاهی با استفاده از کشت گلدانی مورد مقایسه قرار گرفت (Fischerova et al., 2006). توانایی جذب و تجمع منگنز توسط Xue و همکاران (۲۰۰۴) در بیش‌تجمع‌دهنده *Phytolacca acinosa* تحت شرایط هیدروپونیک تأیید گردید. جذب و تجمع روی و سرب در چند گونه گیاهی رشد یافته در مناطق با فعالیت معدن کاری، در کشت گلدانی جهت یافتن گونه‌های با پتانسیل بالا در پاکسازی این مناطق بررسی و پیشنهاد شد که برخی از آنها می‌توانند برای اهداف گیاه پالایی و برخی برای تثبیت گیاهی مفید باشند (Del Rio-Celestino et al., 2006). با استفاده از کشت

گلدانی تجمع ارسنات و کادمیم در بیش تجمع دهنده *Solanum nigrum* L. برای کادمیم بررسی و پیشنهاد شد که احتمالاً این گیاه می‌تواند برای حذف این فلزات از خاک‌های آلوده ابزار بیولوژیکی مفیدی باشد (Sun et al., 2008). مطالعات جذب و تحمل کادمیم در *Lonicera japonica* Thunb در شرایط هیدروپونیک نشان داد که این گیاه یک بیش تجمع دهنده قدرتمند برای فلز کادمیم می‌باشد (Liu et al., 2009). پتانسیل تغلیظ و انتقال کروم و کادمیم به بخش‌های هوایی *Prosopis laevigata* در شرایط شیشه (*in vitro*) ارزیابی و توانایی بیش تجمع دهندگی این گیاه بیابانی برای اهداف گیاه پالایی تأیید گردید (Buendia-Gonzalez et al., 2010). با مطالعات Moogouei و همکاران (۲۰۱۱) توانایی حذف و پالایش فلز سزیم از محلول غذایی توسط *Calendula alata* و *Amaranthus chlorostachys* مورد بررسی قرار گرفت. تجمع فلزات سنگینی نظیر کادمیم، کبالت، مس و نیکل توسط Soudek و همکاران (۲۰۱۱) با استفاده از محیط هیدروپونیک در *Allium sativum* L. مطالعه شد. کارایی و پتانسیل تجمع روی و کادمیم در پژوهش Hao و همکاران (۲۰۱۲) در *Helianthus annuus* L. مورد بررسی قرار گرفت. پتانسیل تجمع روی توسط *Corydalis davidii* درکشت گلدانی و هیدروپونیک مورد مطالعه واقع و به عنوان یک بیش تجمع دهنده کارا برای فلز روی و حذف آن از مناطق دارای فعالیت معدنی معرفی گردید (Lin et al., 2012). بنابراین با توجه به تحقیقات اشاره شده، بررسی پوشش گیاهی موجود در خاک‌های آلوده به فلز یا در مناطق دارای فعالیت صنعتی و معدن‌کاری در شناسایی گونه‌های گیاهی مناسب برای پاکسازی خاک‌ها از اهمیت بسزایی برخوردار است و به دنبال این شناسایی، ارزیابی دقیق توانایی جذب فلزات سنگین توسط این گیاهان تحت شرایط گلدانی یا کشت هیدروپونیک می‌تواند جهت تأیید گونه‌های مناسب و کارا برای حذف فلز از خاک‌های آلوده مؤثر و مفید باشد. پنیرک یک گیاه دولپه‌ای و یکساله از خانواده Malvaceae می‌باشد که پراکندگی فراوانی در منطقه خوزستان دارد و به عنوان یک گیاه علفی خوش خوراک برای

دام و انسان در این استان محسوب می‌شود. با توجه به فاکتورهای تغلیظ زیستی و انتقال بالاتر از یک برای فلز روی در گیاه پنیرک (*Malva parviflora*) بر اساس مطالعات میدانی قبلی (سعادت خواه، ۱۳۹۲) و با در نظر گرفتن این که ورود فلزات به بدنه گیاهانی که برای انسان و دام جنبه خوراکی دارند، این فلزات را به انسان منتقل می‌کند، تصمیم گرفته شد که تحت شرایط کنترل شده آزمایشگاهی با تیمار غلظت‌های مختلف روی، میزان تجمع در بخش‌های هوایی و ریشه‌ای این گونه مورد بررسی قرار گیرد تا به عنوان یک کار مقدماتی و بنیادی، از نتایج آن بتوان برای انجام آزمایشات تکمیلی در بخش فیزیولوژی گیاهی، محیط زیست و همچنین بهداشت و سلامت انسان استفاده نمود.

مواد و روش‌ها:

شرایط کشت گیاهان: با توجه به بلوغ بذر گیاه پنیرک در اواخر زمستان و اوایل بهار در خوزستان، کپسول‌های رسیده پنیرک در اوایل بهار ۱۳۹۲ از مناطق اطراف صنایع فولادسازی در جنوب شرقی اهواز، واقع در جاده بندر امام-ماهشهر که محل فعالیت چندین کارخانه تولید فولاد است، جمع آوری و به آزمایشگاه منتقل شدند. پس از ضد عفونی کردن سطحی بذرهای با هیپوکلریت سدیم ۲۰ درصد، بذرهای به مدت یک ماه در شرایط رشدی کنترل شده با دوره نوری ۸ ساعت روشنایی و ۱۶ ساعت تاریکی و دمای شبانه روزی $25 \pm 2^\circ \text{C}$ کشت گلدانی شده، یک روز در میان با آب معمولی آبیاری شدند. پس از یک ماه، گیاهان به محیط کشت هیدروپونیک ۰/۱ با فرمول اصلاح شده جانسون (Siddiqi et al., 1990)، $\text{pH} = 5.5-6$ ، ترکیب غذایی کامل و با مقدار ۰/۲ میکرومولار روی انتقال یافتند و پس از یک هفته سازگاری با این محیط به محلول‌های غذایی کامل حاوی غلظت‌های مختلف روی شامل (شاهد) ۰، ۲۵۰، ۵۰۰، ۱۰۰۰، ۱۵۰۰ و ۲۰۰۰ میکرومولار (به صورت $\text{Zn}(\text{NO}_3)_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$) منتقل شدند. برای تهیه مناسب محیط کشت از پمپ‌های هوادهی استفاده و جهت ممانعت از کاهش غلظت‌ها، هر سه روز یکبار، تعویض محیط کشت انجام گردید.

سنجش میزان روی در گیاه: جهت بررسی میزان تجمع فلز، گیاهان در زمان های ۰ (قبل از اعمال روی)، ۳، ۶ و ۹ روز (پس از اعمال غلظت های مختلف روی) به صورت T9, T6, T3, T0 برداشت شدند. به منظور حذف فلزات سنگین از سطح ریشه ها و فضاهای آپوپلاستی ابتدا ریشه ها با محلول ۰/۱ مولار Na₂-EDTA و سپس دوبار با آب مقطر شسته شدند و بعد از خشک نمودن سطحی و جدا کردن بخش هوایی از ریشه ها، طول و وزن تر اندام هوایی و ریشه ای اندازه گیری شد و سپس نمونه ها به مدت ۷۲ ساعت در دمای ۷۵ °C آون تا تثبیت وزن نهایی برای اندازه گیری وزن خشک و تهیه پودر خشک گیاهی قرار گرفتند. جهت سنجش میزان روی در بافت های گیاهی، عصاره گیری از پودر خشک بخش های هوایی و ریشه ای با استفاده از اسید نیتریک گرم ۶۵ درصد و آب اکسیژنه ۳۰ درصد انجام گرفت (Soon and Abboud, 1993). یک گرم از پودر خشک گیاهی وزن و به آن ۱۰ میلی لیتر اسید نیتریک ۶۵ درصد اضافه و به مدت یک شب به حال خود رها شد. سپس نمونه ها تا زمان تبخیر کامل اسید در دمای ۹۰ °C حرارت داده شدند و پس از خنک شدن آب اکسیژنه ۳۰ درصد اضافه گردید و تا زمان شفاف شدن حرارت ادامه یافت. به دنبال هضم نمونه ها و صاف نمودن آنها با کاغذ واتمن شماره ۴۲، عصاره شفاف با آب مقطر به حجم ۵۰ میلی لیتر رسانده شد. به منظور اندازه گیری میزان فلز روی موجود در عصاره های تهیه شده از نمونه های گیاهی از دستگاه جذب اتمی (مدل Avanta GBC، ساخت کشور استرالیا) استفاده و غلظت روی به صورت میلی گرم بر کیلوگرم وزن خشک گیاه تعیین گردید. جهت تهیه محلول های استاندارد از Zn(NO₃)₂ 6H₂O استفاده شد.

محاسبه شاخص های زیستی: به منظور بررسی توانایی گیاه مورد مطالعه در جذب فلز روی، فاکتور انتقال (Translocation factor, TF)، فاکتور تغلیظ زیستی (Bioconcentration factor, BF)، شاخص تحمل ریشه (Index of tolerance, IT)، شاخص جذب (Uptake index, IT) و درصد نرخ رشد گیاه (Growth rate, GR) در محیط

دارای غلظت های مختلف فلز روی مطابق با روابط زیر محاسبه شدند.

رابطه-۱ (Mattina et al., 2003):

غلظت فلز در ریشه/غلظت فلز در اندام هوایی=TF

رابطه-۲ (Saraswet and Rai, 2009):

غلظت فلز در محیط/غلظت فلز در اندام هوایی یا ریشه=BF

رابطه-۳ (Baker, 1987):

طول ریشه در محیط فاقد فلز/ طول ریشه در محیط دارای فلز=IT
رابطه-۴ (Aravind and Prasad, 2005):

غلظت فلز در گیاه (mg/kg DW) × وزن خشک گیاه (kg) = UI

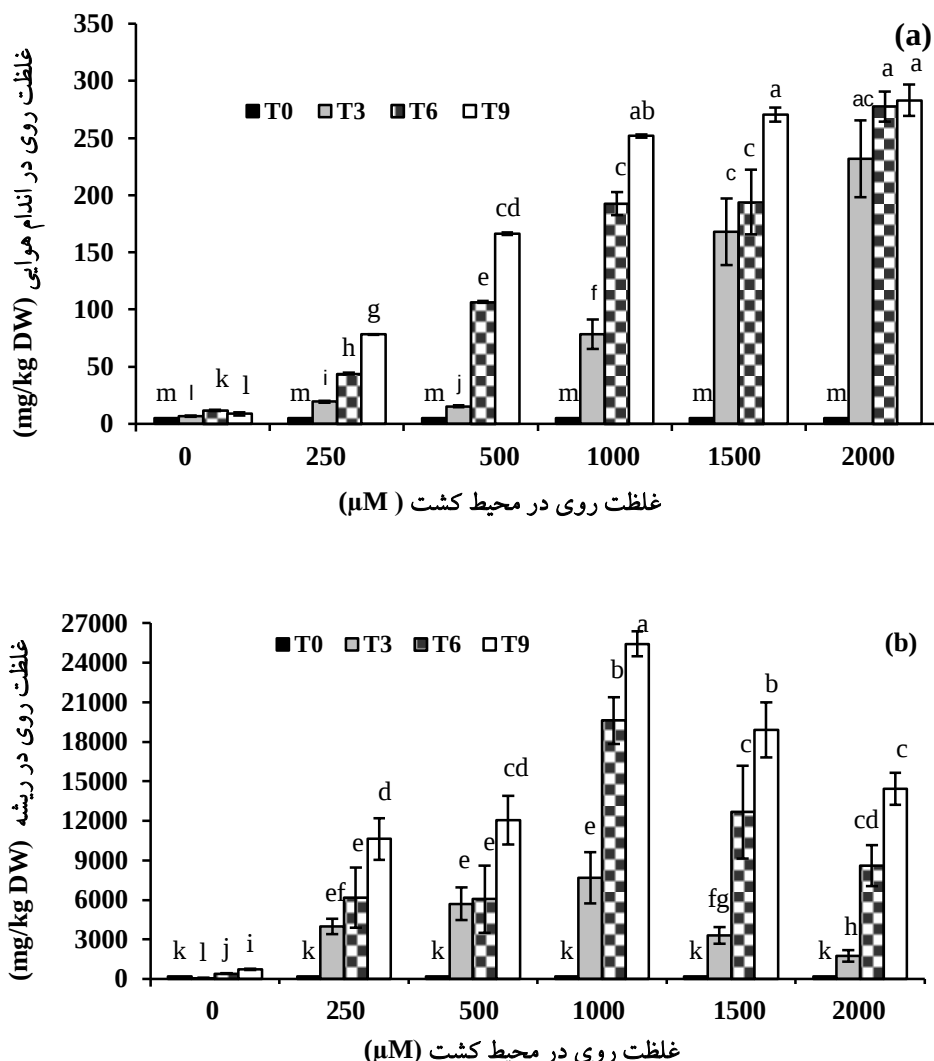
رابطه-۵ (Baker, 1987):

$$GR = \frac{\text{وزن خشک گیاه در محیط فاقد فلز}}{\text{وزن خشک گیاه در محیط دارای فلز}} \times 100$$

تجزیه و تحلیل آماری: کلیه آزمایشات در سه تکرار، آنالیز داده ها با استفاده از نرم افزار SPSS نسخه ۲۰ و مقایسه میانگین ها با استفاده از آزمون چند دامنه ای دانکن در سطح اطمینان $P < 0.05$ انجام شد.

نتایج:

در برداشت T0 گیاهانی با طول و وزن یکسان و یکنواخت انتخاب شدند، همچنین با توجه به اینکه گیاهان جهت سازگاری با شرایط هیدروپونیک و قبل از اعمال غلظت های مختلف روی، به مدت یک هفته در محلول غذایی با ترکیب کامل و حاوی ۰/۲ میکرومولار روی قرار گرفته بودند، بنابراین، در برداشت T0 مقداری از روی در بافت های گیاهی سنجش شد که غلظت آن برای همه گیاهان تقریباً یکسان بود، بنابراین، با در نظر گرفتن طول و وزن یکسان گیاهان و حضور مقدار برابر روی در بافت های گیاهی در این برداشت، محاسبه شاخص های TF، BF، IT، UI و درصد GR انجام شد. در شکل ۱ غلظت روی در بخش های هوایی و ریشه ای در چهار برداشت زمانی نشان داده شده است. بر اساس شکل ۱a، صرف نظر از زمان برداشت، غلظت روی در بخش هوایی با افزایش غلظت روی در محیط، افزایش نشان داد. به استثنای



شکل ۱- غلظت فلز روی برحسب میلی گرم در کیلوگرم وزن خشک اندام هوایی (a) و ریشه‌ای (b) در طی برداشت‌های زمانی T0, T3, T6, T9. هر عدد میانگین سه تکرار $\pm$ انحراف معیار می‌باشد. ستون‌های دارای یک حرف مشترک در سطح $P < 0.05$ با آزمون دانکن تفاوت معنی‌دار ندارند.

ها، با طولانی شدن زمان برداشت، میزان روی در بخش هوایی بطور قابل توجهی افزایش یافت، به طوری که حداکثر میزان تجمع روی در روز نهم و حداقل آن در روز صفر پس از اعمال غلظت‌های مختلف روی مشاهده گردید. حداکثر میزان روی در بخش هوایی در غلظت‌های ۱۵۰۰ (T9) و ۲۰۰۰ میکرومولار (T6, T9) به ترتیب به میزان $277/77 \pm 13/8$ و $282/98 \pm 13/8$ میلی گرم در کیلوگرم وزن خشک گیاه سنجش شد. همان طور که در شکل ۱ b مشاهده می شود، غلظت در بخش ریشه ای حتی در تیمار ۲۵۰ میکرومولار به صورت معنی‌داری $P < 0.05$ بسیار بالاتر از بخش هوایی می‌باشد. حداکثر غلظت در ریشه‌ها، در غلظت

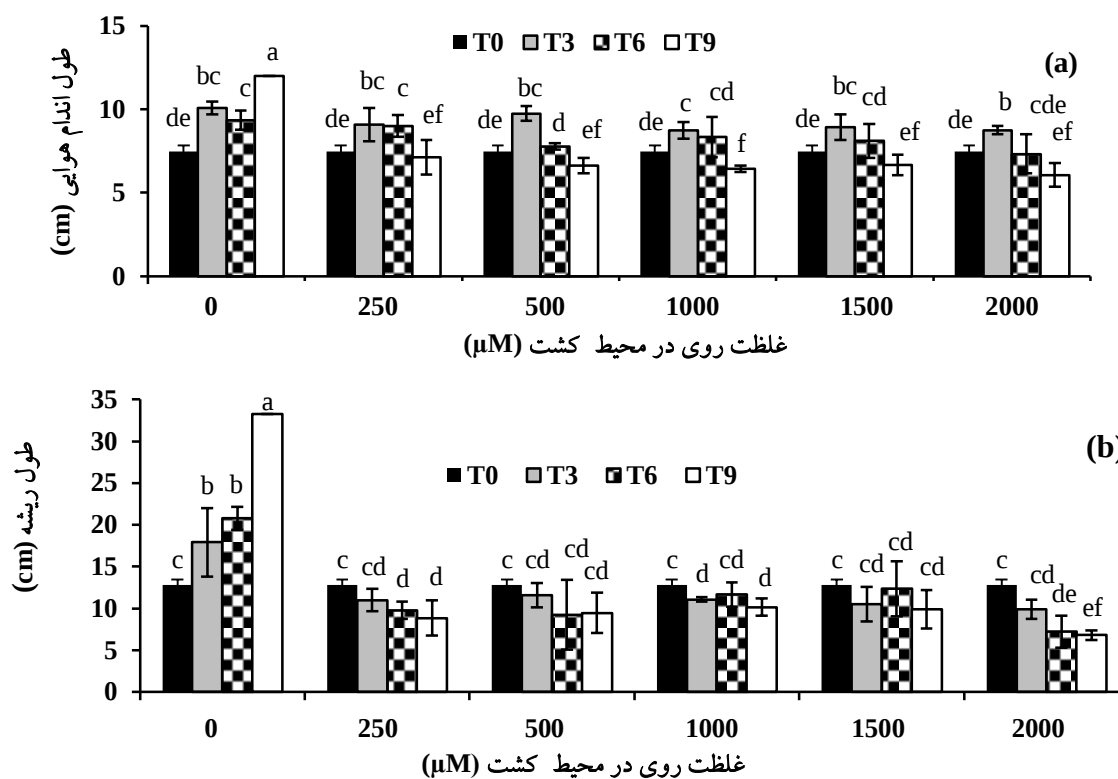
تیمار ۲۰۰۰ میکرومولار، در سایر غلظت‌ها، با طولانی شدن زمان برداشت، میزان روی در بخش هوایی بطور قابل توجهی افزایش یافت، به طوری که حداکثر میزان تجمع روی در روز نهم و حداقل آن در روز صفر پس از اعمال غلظت‌های مختلف روی مشاهده گردید. حداکثر میزان روی در بخش هوایی در غلظت‌های ۱۵۰۰ (T9) و ۲۰۰۰ میکرومولار (T6, T9) به ترتیب به میزان $277/77 \pm 13/8$ و $282/98 \pm 13/8$ میلی گرم در کیلوگرم وزن خشک گیاه سنجش شد. بر اساس شکل ۱ a، صرف نظر از زمان برداشت، غلظت روی در بخش هوایی با افزایش غلظت روی در محیط، افزایش نشان داد. به استثنای تیمار ۲۰۰۰ میکرومولار، در سایر غلظت

جدول ۱- مقادیر فاکتورهای انتقال (TF) و تغلیظ زیستی (BF، در بخش‌های هوایی و ریشه‌ای) در زمان‌های برداشت T0، T3، T6 و T9 برای گیاهان رشد یافته در غلظت‌های مختلف روی.

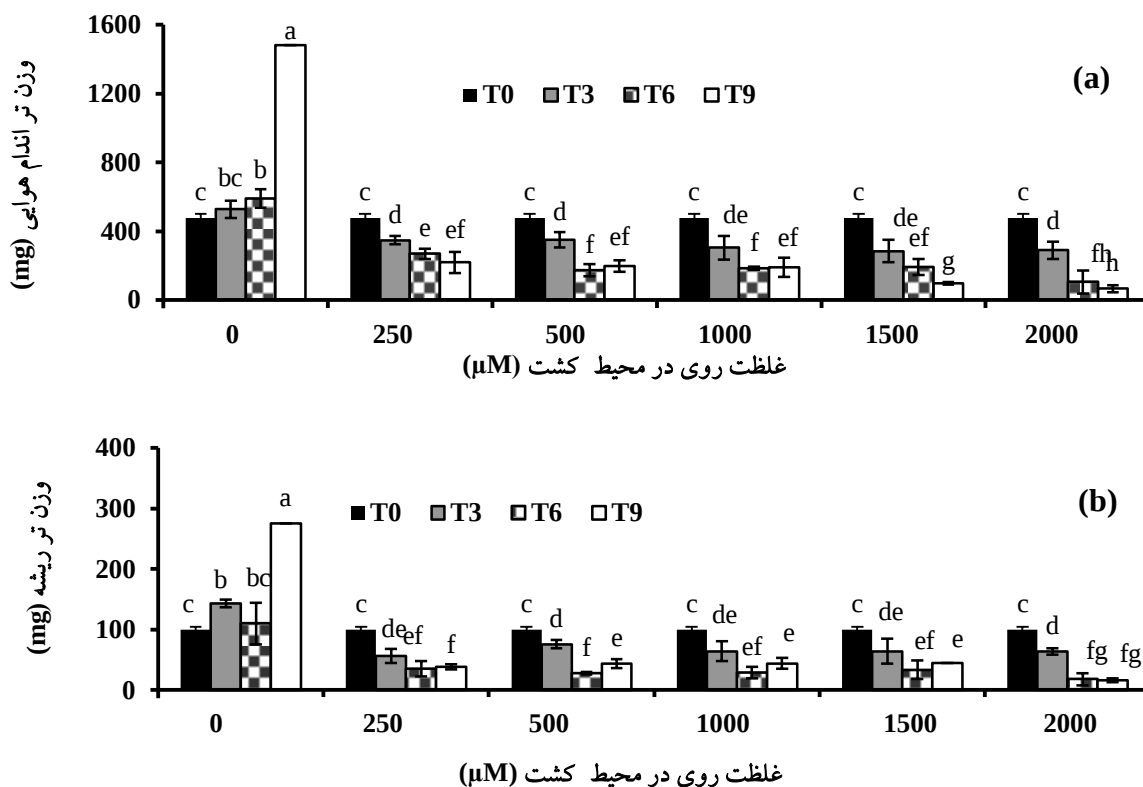
غلظت روی (μM)	TF					اندام هوایی BF					ریشه BF				
	T0	T3	T6	T9	mean	T0	T3	T6	T9	mean	T0	T3	T6	T9	mean
۰	۰/۰۳	۰/۲۸	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۹	—	—	—	—	—	—	—	—	—	—
۲۵۰	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۷	۰/۱۵	۰/۰۶	۰/۳۰	۰/۱۵	۲/۵۴	۲۹/۶۰	۸/۵۵	۴۰/۵۹	۲۰/۳۲
۵۰۰	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۲	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۷	۰/۰۸	۰/۰۵	۱/۲۹	۵/۱۳	۴/۱۳	۵/۹۳	۴/۱۲
۱۰۰۰	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۳	۰/۰۴	۰/۰۵	۰/۰۴	۰/۶۴	۲/۵۰	۴/۴۴	۴/۶۱	۳/۰۵
۱۵۰۰	۰/۰۳	۰/۰۵	۰/۰۲	۰/۰۱	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۴	۰/۰۲	۰/۰۳	۰/۰۳	۰/۴۳	۰/۶۹	۱/۳۱	۱/۹۲	۱/۱۰
۲۰۰۰	۰/۰۳	۰/۰۴	۰/۰۳	۰/۰۲	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۳	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۳۲	۰/۲۵	۰/۶۶	۱/۱۱	۰/۶۷

ندارد. علاوه براین، با افزایش غلظت روی در هر زمان برداشت اختلاف معنی داری بین غلظت‌های مختلف برای این شاخص‌ها در اکثر موارد ارزیابی نشد، اما در برداشت T9 طول اندام هوایی در تمام غلظت‌ها در مقایسه با محیط فاقد روی کاهش ($P < 0.05$) یافت (شکل ۲ a). این کاهش برای ریشه‌ها در تمام غلظت‌های اعمال شده (در زمان‌های T9, T6, T3) نسبت به محیط شاهد (فاقد روی) معنی دار بود (شکل ۲ b). همانطور که در شکل ۳ مشاهده می‌شود، وزن تر هم در بخش هوایی و هم در ریشه در همه غلظت‌ها کاهش معنی داری را در مقایسه با گیاهان رشد یافته در محیط فاقد روی از خود نشان داد. این شاخص در بخش هوایی و ریشه‌ای در همه غلظت‌های اعمال شده به استثنای محیط فاقد روی با گذشت زمان در اکثر موارد از خود کاهش نشان داد که در برخی موارد در سطح $P < 0.05$ معنی داری بود. همچنین در هر تیمار غلظت و در هر برداشت زمانی، وزن تر ریشه‌ها بطور معنی داری ($P < 0.05$) کمتر از بخش هوایی بود. در اندازه‌گیری وزن خشک بخش هوایی نتایج نشان داد که این شاخص در گیاهان رشد یافته در محیط حاوی روی کاهش معنی داری ($P < 0.05$) در مقایسه با محیط شاهد می‌یابد (شکل ۲ a). به استثنای محیط فاقد روی، تفاوت معنی داری ($P < 0.05$) بین برداشت‌های زمانی مختلف در هر غلظت در اکثر موارد مشاهده نشد. بر اساس شکل ۲ b، افزایش غلظت روی در محیط به منجر به کاهش در وزن خشک بخش ریشه‌ای در مقایسه با محیط فاقد روی گردید.

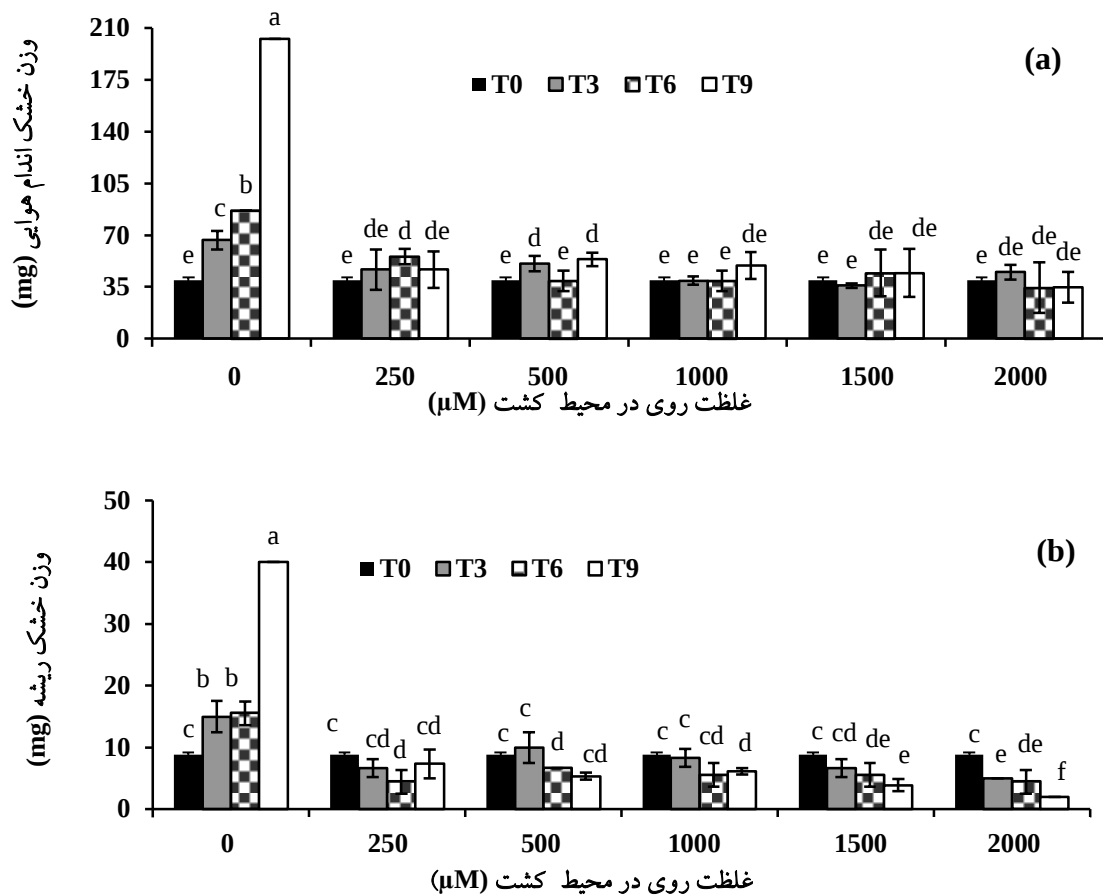
۱۰۰۰ میکرومولار و در برداشت زمانی T9 به مقدار 943 ± 25443 میلی گرم بر کیلوگرم اندازه‌گیری شد. نتایج حاصل از سنجش میزان روی در بخش ریشه‌ای حاکی از آن است که حداکثر تجمع روی در برداشت‌های T3، T6 و T9 در تیمار ۱۰۰۰ میکرومولار وجود دارد. در تیمارهای ۱۵۰۰ و ۲۰۰۰ اگر چه غلظت روی در ریشه‌ها در مقایسه با تیمار ۱۰۰۰ میکرومولار کاهش معنی داری را از خود نشان داد، اما به استثنای برداشت T3، در سایر برداشت‌ها همچنان غلظت روی در ریشه‌ها به طور معنی داری بالاتر از غلظت‌های ۲۵۰ و ۵۰۰ میکرومولار سنجش شد. بین غلظت‌های ۲۵۰ و ۵۰۰ میکرومولار در همه برداشت‌ها تفاوت معنی داری مشاهده نشد (شکل ۲ b). مطابق با جدول ۱، مقدار TF برای همه غلظت‌ها و در همه زمان‌های برداشت، کمتر از ۱ محاسبه شد. بررسی BF در بخش هوایی نشان داد که مقدار این شاخص در اندام هوایی برای همه غلظت‌ها کمتر از ۱ و در ریشه‌ها در اکثر موارد بالاتر از یک می‌باشد. در رابطه با BF بخش ریشه‌ای، به استثنای غلظت‌های ۱۵۰۰ میکرومولار در برداشت زمانی T0 و T3 و غلظت ۲۰۰۰ میکرومولار در برداشت زمانی T0، T3 و T6، در سایر موارد برای این شاخص مقادیر بیشتر از یک محاسبه گردید (جدول ۱). مطابق شکل ۲، اندازه‌گیری طول اندام هوایی و ریشه‌ای بین زمان‌های مختلف T9, T6, T3, T0 در هر غلظت نشان داد که تفاوت معنی داری ($P < 0.05$) بین آنها در اکثر موارد وجود



شکل ۲- طول اندام هوایی (a) و ریشه‌ای (b) بر حسب سانتی‌متر در طی برداشت‌های زمانی T0, T3, T6, T9. هر عدد میانگین سه تکرار $\pm$ انحراف معیار می‌باشد. ستون‌های دارای یک حرف مشترک در سطح $P < 0.05$ با آزمون دانکن تفاوت معنی‌دار ندارند.



شکل ۳- وزن تر اندام هوایی (a) و ریشه‌ای (b) بر حسب میلی‌گرم در طی برداشت‌های زمانی T0, T3, T6, T9. هر عدد میانگین سه تکرار $\pm$ انحراف معیار می‌باشد. ستون‌های دارای یک حرف مشترک در سطح $P < 0.05$ با آزمون دانکن تفاوت معنی‌دار ندارند.



شکل ۴- وزن خشک اندام هوایی (a) و ریشه‌ای (b) بر حسب میلی گرم در طی برداشت‌های زمانی T0, T3, T6, T9. هر عدد میانگین سه تکرار $\pm$ انحراف معیار می‌باشد. ستون‌های دارای یک حرف مشترک در سطح $P < 0.05$ با آزمون دانکن تفاوت معنی‌دار ندارند.

جدول ۲- مقادیر شاخص تحمل (IT)، شاخص جذب (UI) و درصد نرخ رشد (GR) در زمان‌های برداشت T3، T6 و T9 برای گیاهان رشد یافته در غلظت‌های مختلف روی.

غلظت روی (μm)	IT				UI				% GR			
	T3	T6	T9	mean	T3	T6	T9	mean	T3	T6	T9	mean
۰	-	-	-	-	۰/۰۰۴	۰/۰۴	۰/۱۷	۰/۰۷	-	-	-	-
۲۵۰	۰/۶۴	۰/۴۷	۰/۲۷	۰/۶	۰/۲۱	۰/۳۷	۰/۵۸	۰/۳۹	۶۴/۶۱	۵۸/۷۵	۲۲/۲۷	۴۸/۵۴
۵۰۰	۰/۶۶	۰/۴۴	۰/۲۸	۰/۴۶	۰/۳۵	۰/۲۸	۰/۷۲	۰/۴۵	۷۵/۳۵	۴۴/۶۶	۲۴/۳۳	۴۸/۱۱
۱۰۰۰	۰/۶۴	۰/۵۶	۰/۳۱	۰/۵۰	۰/۳۷	۰/۸۸	۱/۴۳	۰/۸	۵۸/۷۵	۴۳/۴۱	۲۲/۹۲	۴۱/۶۹
۱۵۰۰	۰/۶۲	۰/۵۹	۰/۳۰	۰/۵۰	۰/۱۵	۰/۶۴	۰/۹۳	۰/۵۷	۵۲/۴۵	۴۹/۰۰	۱۹/۹۳	۴۰/۴۶
۲۰۰۰	۰/۵۷	۰/۳۵	۰/۲۰	۰/۳۷	۰/۱۰	۰/۳۵	۰/۵۴	۰/۳۳	۶۱/۳۴	۳۷/۸۹	۱۵/۱۲	۳۸/۱۲

یکسان و پایین بود، شاخص تحمل، شاخص جذب و درصد نرخ رشد به ترتیب ۱، ۰ و ۱۰۰ محاسبه گردید. براساس جدول ۲، شاخص تحمل برای غلظت‌های مختلف روی کمتر از یک محاسبه شد، اما نسبت به سایر غلظت‌ها در غلظت‌های

تغییرات مربوط به شاخص‌های تحمل (IT) و جذب (UI) و درصد نرخ رشد (GR) برای همه برداشت‌ها به استثنای T0 در جدول ۲ ارائه شده‌اند. در برداشت T0 به علت آنکه هنوز تنش روی به گیاهان اعمال نشده و طول و وزن گیاهان انتخابی

۱۰۰۰ و ۱۵۰۰ میکرومولار افزایش و در ۲۰۰۰ میکرومولار کاهش نشان داد. همچنین، در هر غلظت روی با گذشت زمان، برای این شاخص کاهش قابل توجهی محاسبه شد. بررسی شاخص UI با توجه به وزن خشک کل گیاه مشخص نمود که مقدار این شاخص برای گیاهان رشد یافته در غلظت ۱۰۰۰ و ۱۵۰۰ میکرومولار افزایش بیشتری را در مقایسه با سایر غلظت ها دارد، با این وجود حداکثر میزان آن در ۱۰۰۰ میکرو مولار سنجش شد (جدول ۲). همانطور که در جدول ۲ مشاهده می شود، برای هر غلظت با گذشت زمان بویژه در برداشت T9، نرخ رشد دچار کاهش شد. متوسط مقدار این شاخص در طی سه برداشت زمانی نشان داد که با افزایش غلظت روی، نرخ رشد کاهش می یابد. علاوه براین، صرفنظر از غلظت روی و زمان برداشت، درصد این شاخص برای همه گیاهان کمتر از ۱۰۰ بدست آمد.

بحث:

فلز روی به عنوان یک فلز سنگین از جمله عناصر ریز مغذی ضروری برای رشد و نمو گیاهان است که نقش مهمی را در فعال نمودن برخی آنزیم های حیاتی گیاه از جمله کربنیک آیدرازها، دهیدروژنازها، آلکالین فسفاتازها، فسفولیپازها و RNA پلیمرازها، در متابولیسم پروتئین ها، قندها، اسیدهای نوکلئیک و چربی ها، در فتوسنتز و بیوسنتز اکسین ایفا می کند. با این وجود نظیر سایر فلزات سنگین، غلظت های بالای روی که عمدتاً ناشی از فعالیت های انسانی است می تواند با توجه به گونه گیاهی موجب اختلال در فرایندهای رشد و نمو، متابولیسمی و ایجاد سمیت در گیاه و آسیب به اکوسیستم ها شود (Rascio and Navari-Izzo, 2011; Lin et al., 2012). میزان طبیعی روی در بافت های گیاهی ۱۰ تا ۱۵۰ میلی گرم در کیلوگرم گزارش شده است (Reeves and Baker, 2000). با این وجود گیاهان بیش تجمع دهنده روی قادر هستند که بیش از ۱۰۰۰۰ میلی گرم روی در کیلوگرم وزن خشک در بخش های هوایی خود تغلیظ کنند، بدون اینکه علائم سمیت در آنها ظاهر شود (Salt et al., 1995) که در این رابطه می توان به *Thlaspi Arabidopsis halleri*, *Viola calaminaria*

caerulescens, و چند گونه متعلق به جنس *Thlaspi*, *Corydalis davidii* و (Sarret et al., 2002) (Lin et al., 2012) اشاره نمود. مطابق تعریف یک گیاه بیش تجمع دهنده با چهار ویژگی مشخص می شود: (۱) داشتن توانایی بالا در تغلیظ فلز در بخش هوایی بیش از حد آستانه غلظت یک فلز در گیاهان، به عنوان مثال حد آستانه برای فلز روی بیش از ۱۰۰۰۰ میلی گرم روی در کیلوگرم وزن خشک می باشد (Salt et al., 1995). (۲) داشتن شاخص TF بالاتر از یک (Vogel-Mikus et al., 2005)، (۳) داشتن شاخص BF بیشتر از یک (Brooks et al., 1998) و (۴) برخورداری از قدرت تحمل بالا برای رشد در غلظت های بالای فلز، بدون ظهور علائم سمیت و تنوع در ارثه پاسخ در مقابله با چنین تنش (Sun et al., 2008). بررسی میزان روی در پنیرک (جمعیت جمع آوری شده از اطراف صنایع فولاد سازی) در این مطالعه نشان داد که افزایش غلظت روی در محیط و همچنین طولانی شدن زمان برداشت منجر به تجمع روی در بخش هوایی بویژه در گیاهان رشد یافته در غلظت ۲۰۰۰ میکرومولار حداکثر تا $13/8 \pm 282/98$ میلی گرم در کیلوگرم می شود (شکل a ۱)، که بیشتر از میزان طبیعی روی در بافت های گیاهی است، با این حال، مقدار آن از حد آستانه تعریف شده برای یک گیاه بیش تجمع دهنده روی بسیار کمتر است. فاکتورهای TF و BF شاخص های مهمی برای ارزیابی جذب و توانایی حذف فلزات سنگین از محیط در گیاه پالایی می باشند (Bose et al, 2008). بررسی مقدار TF و BF اندام هوایی (جدول ۱) نشان می دهد که احتمالاً گیاه فاقد توانایی انتقال روی از بخش ریشه ای به بخش هوایی است و قادر به تغلیظ روی از محلول غذایی در بخش های هوایی نمی باشد. در ریشه ها، تجمع فوق العاده بالاتری از روی در مقایسه با اندام های هوایی مشاهده شد که حداکثر میزان آن در غلظت ۱۰۰۰ میکرومولار در همه زمان های برداشت سنجش گردید (شکل b ۱). ضمن اینکه، با توجه به مقادیر BF بخش های ریشه ای که در اکثر موارد بالاتر از یک محاسبه شد، به نظر می رسد که این گیاه با تغلیظ روی در ریشه ها از انتقال آن به بخش های هوایی ممانعت می نماید. افزایش معنی دار میزان

یک فلز در ریشه ها نسبت به بخش هوایی، حاکی از غیر متحرک شدن آن در سلول های ریشه، TF کمتر از یک و ارائه یک استراتژی اجتناب می باشد (Baker, 1981). بنابراین با توجه به نتایج بدست آمده از این مطالعه، تصور می شود که پنیترک، از انتقال روی به بخش هوایی (احتمالاً جهت حفاظت فعالیت های مهم متابولیکی موجود در برگ ها) ممانعت نموده، منجر به تجمع غلظت های بسیار بالایی از این فلز در ریشه ها می گردد. بررسی میزان تجمع فلز در غلظت های مختلف روی در برخی از گونه های جنس *Populus* نشان داد که اساساً ریشه ها قابلیت بالاتری در مقایسه با اندام های هوایی در تجمع روی دارند و احتمالاً برای تحمل غلظت های سمی روی پاسخ اجتناب از انتقال روی به بخش های هوایی را از خود ارائه می دهند (Vollenwieder et al., 2011; Fernandez et al., 2012). در گیاهان بیش تجمع دهنده میزان انتقال و تجمع فلز در بخش هوایی افزایش خیلی بیشتری را در مقایسه با ریشه ها نشان می دهد. برای مثال، در بیش تجمع دهنده *Sedum alfredii*، افزایش غلظت روی در محیط منجر به به افزایش معنی داری از این فلز در اندام های هوایی در مقایسه با ریشه ها گردید (Sun et al., 2005). در بررسی میزان روی در شرایط کنترل شده، گیاه *Potentilla griffithii* به عنوان یک بیش تجمع دهنده روی که توانایی بالایی در تحمل و تجمع این فلز در بخش هوایی دارد، معرفی شده است (Hu et al., 2009). در پژوهش فوق مشخص شد که با افزایش غلظت روی در محیط، میزان تجمع فلز در بخش هوایی *Potentilla griffithii* بالاتر از ریشه ها و قابلیت انتقال روی از ریشه به بخش هوایی بزرگتر از یک می باشد. ارزیابی میزان تجمع روی با استفاده از کشت گلدانی و هیدروپونیک در گیاه *Corydalis davidii* نشان داد که با افزایش غلظت روی در محیط، توانایی این گیاه هم برای جذب روی از محیط و هم برای انتقال از ریشه ها به اندام های هوایی افزایش می یابد، همچنین تجمع بسیار بالاتری از این فلز در بخش های هوایی در مقایسه با ریشه ها و محیط مشاهده می شود و بنابراین این گونه می تواند به عنوان یک بیش تجمع دهنده روی در پاکسازی مناطق آلوده به این فلز مفید باشد (Lin et al., 2012).

اندازه گیری طول، وزن تر و خشک بخش های هوایی و ریشه ای گیاهان رشد یافته در غلظت های مختلف روی کاهش معنی داری را از خود در مقایسه با محیط فاقد روی نشان داد (شکل ۲، ۳، ۴)، ضمن اینکه کاهش بیوماس در ریشه ها در مقایسه با بخش هوایی شدیدتر بود. علاوه بر این، در برداشت روز نهم زرد شدن برگ ها نیز مشاهده گردید. به نظر می رسد که در شرایط کمبود یا فقر روی، گیاه از ذخایر درون سلولی یا مکانیسم هایی جهت محلول سازی اشکال کمتر محلول تر برای افزایش قابلیت دسترسی به روی استفاده می نماید (Whiting et al., 2001)، به همین دلیل احتمالاً در طی دوره زمانی پژوهش کنونی، افزایش معنی داری در شاخص های رشدی گیاهان رشد یافته در شرایط فاقد روی در مقایسه با سایر غلظت ها به دست آمد. کاهش رشد گیاه به ویژه کاهش رشد و تغییرات مورفولوژیکی ریشه ها و همچنین کاهش میزان کلروفیل در اثر غلظت های بالای روی در سایر گونه ها نیز گزارش شده است (Miretzky et al., 2006; Broadley et al., 2007; Mateos-Naranjio et al., 2008; Galdelas et al., 2011; Fernandez et al., 2012). کاهش بیشتر در رشد ریشه ها نسبت به اندام های هوایی در برخی از ارقام *Populus* تیمار شده با غلظت های بالای روی، به اثرات سمی روی در ممانعت یا کاهش انتقال مواد فتوسنتزی از اندام های هوایی به ریشه ها نسبت داده شده است (Fernandez et al., 2012). زردی برگ ها در اثر کاهش سنتز کلروفیل در تیمار با غلظت های سمی روی، به کمبود منگنز و جایگزینی روی در مسیر بیوسنتزی کلروفیل نسبت داده شده است (Sagardoy et al., 2009). غلظت های بالای روی از طریق کاهش جذب و قابلیت دسترسی ریشه ها به سایر عناصر غذایی به ویژه آهن و منگنز باعث کمبود این عناصر برای گیاه می شوند (Fernandez et al., 2012). به نظر می رسد که علت عدم تغییر ویژگی های رشدی مانند بیوماس و میزان رشد ریشه ها و اندام های هوایی در غلظت های بالای یک فلز سنگین در گیاهان بیش تجمع دهنده، برخورداری از توانایی تحمل بالا در مواجهه با تنش مذکور باشد (Yang et al., 2005; Lin et al., 2012). در یک مطالعه در رابطه با تاثیر افزایش غلظت کادمیم بر طول، وزن تر و خشک

ریشه و بخش هوایی در گیاه بیش تجمع دهنده *Lonicera japonica* هیچ تفاوت معنی‌داری با گیاهان رشد یافته در محیط شاهد گزارش نشد (Liu et al., 2009). در بیش تجمع دهنده *Potentilla griffithii*، غلظت‌های بالای روی باعث افزایش معنی‌دار بیوماس، علیرغم تجمع بالای روی در بخش هوایی شد (Hu et al., 2009). بر اساس نتایج حاصل از این مطالعه، اگر چه متوسط شاخص تحمل (IT) در گیاهان رشد یافته در غلظت‌های ۱۰۰۰ و ۱۵۰۰ میکرومولار نسبت به سایر غلظت‌ها از خود افزایش نشان داد (جدول ۲)، اما این افزایش در مقایسه با گیاهانی که توانایی (بیش) تجمع دهندگی را از خود در شرایط آزمایشگاهی نشان داده اند (Deng et al., 2007; Liu et al., 2009; Fernandez et al., 2012) کمتر می‌باشد. میزان این شاخص برای چنین گیاهانی بالاتر از یک است. معمولاً بیوماس و IT، می‌توانند نقش مهمی را در شناسایی یک گیاه (بیش) تجمع دهنده از خود ارائه نمایند. به عبارت دیگر در یک گیاه (بیش) تجمع دهنده، نباید بیوماس و مقدار IT در غلظت‌های آستانه فلز که منجر به کاهش رشد اکثریت گیاهان می‌شود، کاهش قابل توجهی را نشان دهند (Ernst and Nelissen, 2000). بنابراین، با توجه به کاهش وزن تر و خشک بخش‌های هوایی و ریشه‌ای در این جمعیت پنیرک و همچنین کاهش IT در غلظت‌های مختلف روی در طی دوره آزمایشی (۹ روز)، تصور می‌شود که این گیاه از قدرت تحمل پایینی برای رشد در چنین غلظت‌هایی، به ویژه در غلظت ۲۰۰۰ میکرو مولار برخوردار است و نمی‌تواند به عنوان یک گیاه (بیش) تجمع دهنده روی مطرح باشد. با این وجود، تصور می‌شود که علت افزایش IT در گیاهان رشد یافته در غلظت‌های ۱۰۰۰ و ۱۵۰۰ میکرومولار نسبت به سایر غلظت‌ها با توجه به یافته‌های Hu و همکاران (۲۰۰۹)، تجمع بالای روی در ریشه‌های این گیاهان و ممانعت از انتقال به بخش‌های هوایی و در نتیجه حفاظت بخش‌های هوایی از آسیب‌های ناشی از تجمع فلز در برابر سمیت روی و در نهایت ارائه تحمل مناسب تر در این شرایط باشد. با بررسی شاخص جذب (UI) با توجه به وزن خشک کل گیاه، بیشترین میزان این شاخص برای گیاهان رشد یافته در غلظت ۱۰۰۰ میکرو

مولار محاسبه شد که این احتمالاً به دلیل تجمع بالاتر روی در ریشه‌ها در این غلظت در مقایسه با سایر تیمارها است. همچنین، با ارزیابی این شاخص بر اساس وزن خشک ریشه و غلظت روی در ریشه، حداکثر مقدار برای گیاهان رشد یافته در ۱۰۰۰ میکرومولار بویژه در برداشت‌های T9 و T6 محاسبه گردید (نتایج ارائه نشده اند). در گیاه بیش تجمع دهنده *Prosopis laevigata* مشخص شد که نرخ رشد حتی بعد از ۵۰ روز در معرض قرار گرفتن با کادمیم بیش از ۵۰ درصد است (Buendia-Gonzalez et al., 2010). در طی دوره زمانی این مطالعه (۹ روز)، متوسط شاخص رشد با افزایش غلظت روی و همچنین در هر غلظت با گذشت زمان کاهش یافت که به نظر می‌رسد ناشی از کاهش وزن خشک گیاه در این غلظت‌ها نسبت به شرایط شاهد باشد.

نتیجه‌گیری کلی:

در یک جمع بندی کلی بر اساس نتایج حاصل از این تحقیق بر روی پنیرک (*Malva parviflora*) به عنوان یک جمعیت جمع آوری شده از مناطق اطراف صنایع فولاد سازی شهر اهواز و با توجه به کاهش شاخص‌های TF، BF بخش هوایی، IT، نرخ رشد و بیوماس با افزایش غلظت روی در محیط در دوره زمانی آزمایش، به نظر می‌رسد که این گیاه از توانایی بالایی در تغلیظ روی در بخش هوایی، حداقل در این شرایط آزمایشی برخوردار نمی‌باشد، اما با توجه به افزایش معنی‌دار BF بخش ریشه‌ای و تجمع بالای روی در ریشه‌ها، تصور می‌شود که گیاه فوق با ممانعت از انتقال روی به بخش‌های هوایی از مکانیسم اجتناب برای تحمل غلظت‌های بالای روی استفاده نموده است.

تشکر و قدردانی:

این مطالعه با استفاده از هزینه پژوهانه مربوط به دانشجویان کارشناسی ارشد (سال ۱۳۹۲) انجام شد. نویسندگان این مقاله از معاونت پژوهشی دانشگاه شهید چمران اهواز برای فراهم نمودن تسهیلات مالی لازم جهت انجام این پژوهش قدرانی می‌نمایند.

منابع:

- Fischerova, Z., Tlustos, P., Szakkova, J. and Sichorova, K. (2006). A comparison of phytoremediation capability of selected plant species for given trace element. *Environmental Pollution* 144: 93-100.
- Fritsch, C., Giraudoux, P., Coeurdassier, M., Douay, F., Raoul, F., Pruvot, C., Waterlot, C., de Vaufloury, A. and Scheifler, R. (2010). Spatial distribution of metals in smelter impacted soils of woody habitats: influence of landscape and soil properties and risk for wildlife. *Chemosphere* 81:141-155.
- Galdelas, C., Dong, S., Araus, J. L., and Weiss, D. J. (2011) Zinc isotopic fractionation in *Phragmites australis* in response to toxic levels of zinc. *Journal of Experimental Botany* 62: 2169-2178.
- Hao, X. Z., Zhou, D. M. Li, D. D. and Jiang, P. (2012) Growth, cadmium and zinc accumulation of ornamental sunflower (*Helianthus annuus* L.) in contaminated soil with different amendments. *Pedosphere* 22: 631-639.
- Hu, P. J., Qiu, R. L., Senthilkumar, P., Jiang, D., Chen, Z. W., Tang, Y. T. and Liu, F. J. (2009) Tolerance, accumulation and distribution of zinc and cadmium in hyperaccumulator *Potentilla griffithii*. *Environmental and Experimental Botany* 66: 317-325.
- Li, Y. M., Chaney, R., Brewer, E., Roseberg, R., Angle, J. S., Baker, A. J. M., Reeves, R. D. and Nelkin, J. (2003) Development of a technology for commercial phytoextraction of nickel: economic and technical considerations. *Plant and Soil* 249: 107-115.
- Lin, W., Xiao, T., Wu, Y., Ao, Z. and Ning, Z. (2012) Hyperaccumulation of zinc by *Corydalis davidii* in Zn-polluted soils. *Chemosphere* 86: 837-842.
- Liu, Z., He, X., Chen, W., Yuan, F., Yan, K. and Tao, D. (2009) Accumulation and tolerance characteristics of cadmium in a potential hyperaccumulator-*Lonicera japonica* Thunb. *Journal of Hazardous Materials* 169: 170-175.
- McGrath, S. P., Zhao, F. J. and Lombi, E. (2002). Phytoremediation of metals, metalloids and radionuclides. *Advances in Agronomy* 75: 1-56.
- Mateos-Naranjo, E., Renondo-Gomez, S., Cambroll, J., Luque, T. and Figueroa, M. E. (2008) Growth and photosynthesis responses to zinc stress of an invasive cordgrass, *Spartina densiflora*. *Plant Biology* 10: 754-762.
- Mattina, M. J. I., Lannucci-Berger, W., Musante, C. and White, J. C. (2003) Concurrent plant uptake of heavy metals and persistent organic pollutants from soil. *Environmental Pollution* 124:375-378.
- Memon, A., Aktoprakligil, D., Ozdemir, A. and Vertii, A. (2001) Heavy metal accumulation and detoxification mechanisms in plants. *Turkish Journal of Botany* 25: 111-121.
- Miretzky, P., Saralegui, A. and Cirelli, A. F. (2006) Simultaneous heavy metal removal mechanism by dead macrophytes. *Chemosphere* 62: 247-54.
- Moogouei, R., Borghei, M. and Arjmandi, R. (2011) Phytoremediation of stable Cs from solutions by سعادت خواه، ع. (۱۳۹۲) تاثیر تجمع فلزات سنگین نیکل، منگنز، روی، آهن و سرب بر روی برخی شاخص های بیوشیمیایی در پوشش گیاهی موجود در منطقه اطاف صنایع فولادسازی در اهواز، دانشگاه شهید چمران اهواز، اهواز، ایران.
- Ali, H., Khan, E. and Sajad, M. A. (2013) Phytoremediation of heavy metals-concepts and applications. *Chemosphere* 91: 869-881.
- Aravind, P. and Prasad, M. N. V. (2005) Cadmium-Zinc interaction in hydroponic system using *Ceratophyllum demersum* L.: adaptive ecophysiology, biochemistry and molecular toxicology. *Brazilian Journal of Plant Physiology* 17: 3-20.
- Baker, A. J. M. (1981) Accumulators and excluders: strategies in the response of plants to heavy metals. *Journal of Plant Nutrition*. 3: 643-654.
- Baker, A. J. M. (1987) Metal tolerance. *New Phytologist* 106: 93-111.
- Brooks, R. R., Chambers, M. F., Nicks, L. J. and Robinson, R. H. (1998). Phytomining. *Trends in Plant Science* 3: 359-362.
- Bose, S., Chandrayan, S., Ria, V., Bhattacharyya, A. K. and Ramanathan, A. L. (2008) Translocation of metals in pea plants grown on various amendent of electroplating industrial sludge. *Bioresource Tecehnology* 99: 4467-4475.
- Broadley, M. R., White, P. J., Hammond, J. P., Zelko, I. and Lux, A. (2007) Zinc in plants. *New Phytologist* 173: 677-702.
- Buendia-Gonzalez, L., Orozco-Villafuerte, J., Cruz-Sosa, F., Barrera-Diaz, C. E. and Vernon-Carter, E. J. (2010) *Prosopis laevigata* a potential chromium (VI) and cadmium (II) hyperaccumulator desert plant. *Bioresource Technology* 101: 5862-5868.
- Del Rio-Celestino, M., Font, R., Moreno-Rojas, R. and De Haro-Bailon, A. (2006). Uptake of lead and zinc by wild plants growing on contaminated soils. *Industrial Crops and Products* 24: 230-237.
- Deng, D. M., Shu, W. S., Zhang, J., Zou, H. L., Lin, Z., Ye, Z. H. and Wong, M. H. (2007) Zinc and cadmium accumulation and tolerance in populations of *Sedum alfredii*. *Environmental Pollution* 147: 381-386.
- Ernst, W. H. O. and Nelissen, H. J. M. (2000) Life-cycle phases of a zinc- and cadmium resistant ecotype of *Silene vulgaris* in risk assessment of polymetallic mine soils. *Environmental Pollution* 107: 329-338.
- Fernandez, J., Zacchini, M. and Fleck, I. (2012) Photosynthetic and growth responses of *Populus* clones Eridano and I-214 submitted to elevated Zn concentrations. *Journal of Geochemical Exploration* 123: 77-86.

- Siddiqi, M. Y., Glass, A. D. M., Ruth, T. J. and Rufty, T. (1990) Studies of the uptake of nitrate in barley: I. Kinetics of $^{13}\text{NO}_3$ influx. *Plant Physiology* 93: 1426-1432.
- Sun, Q., Ye, Z. H., Wang, X. R. and Wong, M. H. (2005) Increase of glutathione in mine population of *Sedum alfredii*: a Zn hyperaccumulator and Pb accumulator. *Phytochemistry* 66: 2549-2556.
- Sun, Y. B., Zhou, Q. X. and Diao, C. (2008) Effects of cadmium and arsenic on growth and metal accumulation of Cd-hyperaccumulator *Solanum nigrum* L. *Bioresource Technology* 99: 1103-1110.
- Vogel-Mikus, K., Drobne, D. and Regvar, M. (2005) Zn, Cd and Pb accumulation and arbuscular mycorrhizal colonization of pennycress *Thlaspi praecox* Wulf. (Brassicaceae) from the vicinity of a lead mine and smelter in Slovenia. *Environmental Pollution* 133: 233-242.
- Vollenwieder, P., Menard, T. and Gunthardt-Georg, M. S. (2011) Compartmentation of metals in foliage of *Populus tremula* grown on soils with mixed contamination. I. From the tree crown to leaf cell level. *Environmental Pollution* 159: 324-336.
- Whiting, S. N., Jonathan, R. L., McGrath, S. P. and Baker, A. J. M. (2001) Zinc accumulation by *Thlaspi caerulescens* from soils with different Zn availability: a pot study. *Plant and Soil* 236: 11-18.
- Xue, S. G., Chen, Y. X., Reeves, R. D. and Baker, A. J. M. (2004) Manganese uptake and accumulation by the hyperaccumulator plant *Phytolacca acinosa* Roxb. (Phytolacaceae). *Environmental Pollution* 131: 393-399.
- Yang, X., Feng, Y., He, Z. and Stoffella, P. J. (2005) Molecular mechanisms of heavy metal hyperaccumulation and phytoremediation. *Journal of Trace Elements in Medicine and Biology* 18: 339-353.
- Yoshida, N., Ikeda, R. and Okuno, T. (2006) Identification and characterization of heavy metal-resistant unicellular alga isolated from soil and its potential for phytoremediation. *Bioresource Technology* 97: 1843-1849.
- Calendula alata*, *Amaranthus chlorostachys* and *Chenopodium album*. *Ecotoxicology and Environmental Safety* 74: 2036-2039.
- Pollard, A. J., Reeves, R. D. and Baker, A. J. M. (2014) Facultative hyperaccumulation of heavy metals and metalloids. *Plant Science* 217-218: 8-17.
- Rascio, N. and Navari-Izzo, F. (2011). Heavy metal hyperaccumulating plants: How and why do they do it? And what makes them so interesting? *Plant Science* 180: 169-181.
- Reeves, R. D. (2006). Hyperaccumulation of trace elements by plants. In: *Phytoremediation of metal-contaminated soils*, NATO Science Series: IV: Earth and Environmental Sciences. (eds. Morel, J. L., Echevaria, G. and Goncharova, N.) Pp. 1-25. Springer, New York.
- Reeves, R. D. and Baker, A. J. M. (2000). Metal-accumulating plants. In: *Phytoremediation of toxic metals: Using plants to clean up the environment*. (eds. Raskin, I. and Ensley, B. D.) Pp. 193-229. John Wiley and Sons, New York.
- Sagardoy, R., Morales, F., Lopez-Millan, A. F., Abadia, A. and Abadia, J. (2009) Effects of zinc toxicity in sugar beet (*Beta vulgaris* L.) plants grown in hydroponics. *Plant Biology* 11: 577-588.
- Salt, D. E., Blaylock, M., Kumar, N. P. B. A., Dushenkov, V., Enaley, B. D., Chet, I. and Raskin, I. (1995) Phytoremediation: a novel strategy for the removal of toxic metals from the environment using plants. *Nature Biotechnology* 13: 468-474.
- Saraswet, S. and Rai, J. P. N. (2009) Phytoextraction potential of six plant species grown in multimetal contaminated soil. *Chemistry and Ecology* 25: 1-11.
- Sarret, G., Saumitou-Laprade, P., Bert, V., Proux, O., Hazemann, J. L., Traverse, A., Marcus, M. A. and Manceau, A. (2002). Forms of zinc accumulated in the hyperaccumulator *Arabidopsis halleri*. *Plant Physiology* 130: 1815-1826.
- Soon, Y. K. and Abboud, S. (1993) Cadmium, Chromium, Lead and Nickel. In: *Soil sampling and methods of analysis*. (ed. Carter, M. R.) Pp. 101-109. Lewis Publishers CRC, Boca Raton.
- Soudek, P., Petrova, S. and Vanek, T. (2011) Heavy metal uptake and stress responses of hydroponically cultivated garlic (*Allium sativum* L.). *Environmental and Experimental Botany* 74: 289-295.