

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

پرژک ذوفن<sup>۱\*</sup>، نسرین شیرالی پور<sup>۱</sup> و سعادت رستگارزاده<sup>۲</sup>

<sup>۱</sup> گروه زیست شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه شهید چمران اهواز، <sup>۲</sup> 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 هفته‌ای به محیط هیدرولوژیک، غلظت‌های مختلف روی شامل ۰، ۲۵۰، ۵۰۰، ۱۰۰۰ 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 معنی داری می‌یابد. همچنین، وزن خشک و میزان تجمع روی در ریشه‌ها در همه غلظت‌ها به ترتیب کاهش و افزایش معنی داری در مقایسه با بخش‌های هوایی از خود نشان داد. بر اساس مقادیر فاکتور انتقال کمتر از یک و فاکتور تغییض 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 دهنگی، تغییض 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 ریزمعدنی ضروری برای گیاهان محسوب می‌شود، در حالی 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) و در نهایت 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 آلاینده‌های معدنی غیر قابل تجزیه هستند که یا به صورت طبیعی یا در اثر فعالیت‌های ذوب فلز، احداث معدن، 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. آلدگی محیط با فلزات سنگین می‌تواند اثرات منفی فراوانی بر روی رشد و نمو و تولید مثل موجودات زنده ساکن در مناطق آلدوده داشته باشد (Fritsch *et al.*, 2010).

حدود ۵۰۰ گونه گیاهی بیش تجمع دهنده شناسایی شده‌اند که اکثر آنها جزء بیش تجمع دهنده‌های اجباری بوده، در خاک‌های غنی از فلز رشد می‌کنند. تعداد کمی از گیاهان بیش تجمع دهنده، تحت عنوان بیش تجمع دهنده‌های اختیاری که غالباً در خاک‌های طبیعی رشد می‌کنند، تنها وقتی که بر روی خاک‌های غنی از فلز قرار می‌گیرند توانایی بیش تجمع دهنگی از خود نشان می‌دهند (Pollard *et al.*, 2014). اکثر گیاهان بیش تجمع دهنده فلزات سنگین که تاکنون شناسایی شده‌اند، متعلق به خانواده شب بو (Brassicaceae)، به ویژه جنس‌های (Reeves and Baker, 2000) و *Alyssum* و *Thlaspi* می‌باشند (Baker, 1981; Ali *et al.*, 2013). بیشتر گونه‌های بیش تجمع دهنده بومی مناطق خاص هستند و بیوماس پایینی دارند (Li *et al.*, 2003) و این باعث می‌شود که اغلب موقع علیرغم تجمع بالای فلز در بخش‌های هوایی، کارایی بالایی در پالایش خاک نداشته باشند. همچنین، بر اساس مطالعات میدانی برخی از گونه‌های گیاهی توانایی (بیش) تجمع دهنگی 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 آلووده 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 بیش تجمع دهنده *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 گیاهان به عنوان یک روش دوستدار محیط زیست برای پالایش محیط از فلزات سنگین متمرکر شده است. از روش‌های مختلف گیاه پالایی (Phytoremediation) (Phytodegradation)، تجزیه گیاهی (Phytoextraction)، فیلتراسیون ریزوسفری (Rhizofiltration)، تثبیت گیاهی (Phytovolatilization) و تبخیر گیاهی (Phytostabilization) برای پاکسازی محیط از آلاینده‌های مانند فلزات سنگین استفاده می‌شود (Yang *et al.*, 2005; Yoshida *et al.*, 2006). گیاهان مقاوم جهت رشد در خاک‌های آلووده به فلزات سنگین از سه راهکار اصلی استفاده می‌کنند (Baker, 1981; Ali *et al.*, 2013): گونه‌های اجتناب کننده (Excluders) که از انتقال فلز به بخش هوایی ممانعت نموده، بخش عمده‌ای از فلز را در ریشه تغییظ می‌کنند (Rascio and Navari-Izzo, 2011). در گونه‌های 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 منعکس کننده سطح فلز در خاک می‌باشد. گونه‌های تجمع دهنده (Accumulator) فلز در خاک می‌باشد. گونه‌های تجمع دهنده می‌توانند عنصر خاصی را از خاک جذب و در بخش‌های هوایی خود مثل، ساقه یا برگ تغییظ کنند، بدون اینکه عالیم مسمومیت در آنها ظاهر شود. در گونه‌های تجمع دهنده، غلظت عنصر مورد نظر در بخش هوایی گیاه به مرتب بیشتر از خاک می‌باشد (Memon *et al.*, 2001). زیر مجموعه‌ای از گیاهان تجمع دهنده گیاهان بیش تجمع دهنده (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 تجمع دهنده است (McGrath *et al.*, 2002; Reeves, 2006). این گیاهان برای پاکسازی مناطق آلووده یا مناطقی که از لحاظ زمین شناسی غنی از یک عنصر خاصی اند، کاربرد دارند. گیاهان بیش تجمع دهنده گیاهانی وحشی، کمیاب و بومی مناطقی هستند که در آن جا شناسایی شده‌اند (Li *et al.*, 2003).

دام و انسان در این استان محسوب می‌شود. با توجه به فاکتورهای تغليظ 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 بدن 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 تكمیلی 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-ماشهر که محل فعالیت چندین کارخانه تولید فولاد است، جمع آوری و به آزمایشگاه منتقل شدند. پس از ضد عفونی کردن سطحی بذرها با هیپوکلریت سدیم ۲۰ درصد، بذرها 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 فرمول اصلاح شده جانسون (Siddiqi et al., 1990)، pH=۵/۵-۶، 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 و ۲۰۰۰ میکرومولار (به صورت  $(\text{Zn}(\text{NO}_3)_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O})$ ) منتقل شدند. برای تهווیه مناسب محیط کشت از پمپ‌های هوادهی استفاده و جهت ممانعت از کاهش غلظت‌ها، هر سه روز یکبار، تعویض محیط کشت انجام گردید.

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). *Lonicera japonica* Thunb مطالعات جذب و تحمل کادمیم در شرایط هیدروپونیک نشان داد که این گیاه یک بیش تجمع دهنده قدرتمند برای فلز کادمیم می‌باشد (Liu et al., 2009). پتانسیل تغليظ و انتقال کروم و کادمیم به بخش‌های هوایی در شرایط شیشه (*Prosopis laevigata* in vitro) ارزیابی و توانایی بیش تجمع دهنده 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*, *Chenopodium album* و *Amaranthus chlorostachys* بررسی گرفت. تجمع فلزات سنگینی نظیر کادمیم، کیالت، 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* در کشت 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 معدن کاری 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

دارای غلظت‌های مختلف فلز روی مطابق با روابط زیر محاسبه شدند.

رابطه-۱ (Mattina *et al.*, 2003)

غلظت فلز در ریشه/غلظت فلز در اندام هوایی =  $TF = \frac{\text{غلظت فلز در ریشه}}{\text{غلظت فلز در محیط}}$  (Saraswet and Rai, 2009)

غلظت فلز در محیط/غلظت فلز در اندام هوایی یا ریشه =  $BF = \frac{\text{غلظت فلز در محیط}}{\text{غلظت فلز در ریشه}}$  (Baker, 1987)

طول ریشه در محیط فاقد فلز / طول ریشه در محیط دارای فلز =  $IT = \frac{\text{طول ریشه در محیط}}{\text{طول ریشه در محیط فاقد فلز}}$  (Aravind and Prasad, 2005)

غلظت فلز در گیاه (mg/kg DW) × وزن خشک گیاه (kg) =  $UI = \frac{\text{وزن خشک گیاه}}{\text{وزن خشک گیاه در محیط فاقد فلز}} \times 100$  (Baker, 1987)

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

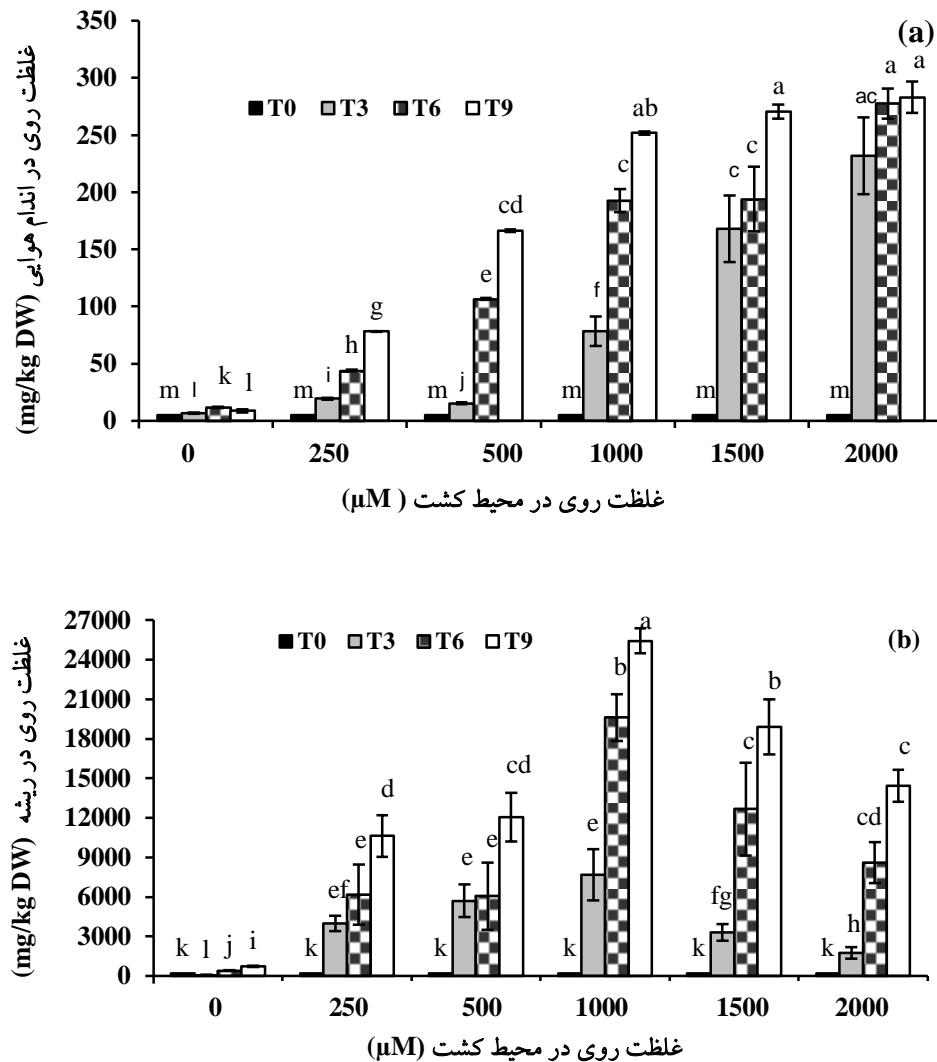
**تجزیه و تحلیل آماری:** کلیه آزمایشات در سه تکرار، آنالیز داده ها با استفاده از نرم افزار SPSS نسخه ۲۰ و مقایسه میانگین ها با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح اطمینان  $P < 0.05$  انجام شد.

### نتایج:

در برداشت T0 گیاهانی با طول و وزن یکسان و یکنواخت انتخاب شدند، همچنین با توجه به اینکه گیاهان جهت سازگاری با شرایط هیدرопونیک و قبل از اعمال غلظت‌های مختلف روی، به مدت یک هفته در محلول غذایی با ترکیب کامل و حاوی  $0.2\text{ میکرومولار}$  روی قرار گرفته بودند، بنابراین، در برداشت T0 مقداری از روی در بافت‌های 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 بافت‌های گیاهی در این برداشت، محاسبه شاخص‌های  $TF$ ,  $BF$ ,  $UI$ ,  $IT$  و درصد  $GR$  انجام شد. در شکل ۱ غلظت روی در بخش‌های هوایی و ریشه‌ای در چهار برداشت زمانی نشان داده شده است. بر اساس شکل ۱، صرف نظر از زمان برداشت، غلظت روی در بخش هوایی با افزایش غلظت روی در محیط، افزایش نشان داد. به استثنای

سنجهش میزان روی در گیاه: جهت بررسی میزان تجمع فلز، گیاهان در زمان‌های ۰ (قبل از اعمال روی)، ۳، ۶ و ۹ روز (پس از اعمال غلظت‌های مختلف روی) به صورت T9, T6, T3, T0 برداشت شدند. به منظور حذف فلزات سنگین از سطح ریشه‌ها و فضاهای آپوپلاستی ابتدا ریشه‌ها با محلول  $1\text{ مولار Na}_2\text{-EDTA}$  و سپس دوبار با آب مقطر شسته شدند و بعد از خشک نمودن سطحی و جدا کردن بخش هوایی از ریشه‌ها، طول و وزن تر اندام هوایی و ریشه‌ای اندازه‌گیری شد و سپس نمونه‌ها به مدت ۷۲ ساعت در دمای  $75^{\circ}\text{C}$  آون تا تثبیت وزن نهایی برای اندازه‌گیری وزن خشک و تهیه پودر خشک گیاهی قرار گرفتند. جهت سنجش میزان روی در بافت‌های گیاهی، عصاره‌گیری از پودر خشک بخش‌های هوایی و ریشه‌ای 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 نمونه‌ها تا زمان تبخیر کامل اسید در دمای  $90^{\circ}\text{C}$  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 نمونه‌ها و صاف نمودن آنها با کاغذ واتمن شماره ۴۲، عصاره شفاف با آب مقطر به حجم ۵۰ میلی لیتر رسانده شد. به منظور اندازه‌گیری میزان فلز روی موجود در عصاره‌های تهیه شده از نمونه‌های 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 محلول‌های استاندارد از  $Zn(NO_3)_2 \cdot 6H_2O$  استفاده شد.

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



شکل ۱- غلظت فلز روی بر حسب میلی گرم در کیلوگرم وزن خشک اندام هوایی (a) و ریشه‌ای (b) در طی برداشت‌های زمانی T9, T6, T3, T0. 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 حداقل میزان تجمع روی در روز نهم و حداقل آن در روز صفر پس از اعمال غلظت‌های مختلف روی مشاهده گردید. حداقل میزان روی در بخش هوایی در غلظت‌های T9(1500) و 2000 میکرومولاو (T9, T6) به ترتیب به میزان  $13/2 \pm 6/2$ ,  $270/42 \pm 277/77$  میلی گرم در کیلوگرم وزن خشک گیاه سنجش شد. همان‌طور که در شکل ۱ b می‌شود، غلظت در بخش ریشه‌ای حتی در تیمار 250 میکرومولاو به صورت معنی‌داری ( $P < 0.05$ ) بسیار بالاتر از بخش هوایی می‌باشد. حداقل غلظت در ریشه‌ها، در غلظت

تیمار 2000 میکرومولاو، در سایر غلظت‌ها، با طولانی شدن زمان برداشت، میزان روی در بخش هوایی بطور قابل توجهی افزایش یافت، به طوری که حداقل میزان تجمع روی در روز نهم و حداقل آن در روز صفر پس از اعمال غلظت‌های مختلف روی مشاهده گردید. حداقل میزان روی در بخش هوایی در غلظت‌های T9(1500) و 2000 میکرومولاو (T6, T9) به ترتیب به میزان  $13/2 \pm 6/2$ ,  $270/42 \pm 277/77$  میلی گرم در کیلوگرم وزن خشک گیاه سنجش شد. بر اساس شکل ۱، صرف نظر از زمان برداشت، غلظت روی در بخش هوایی با افزایش غلظت روی در محیط، افزایش نشان داد. به استثنای تیمار 2000 میکرومولاو، در سایر غلظت

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

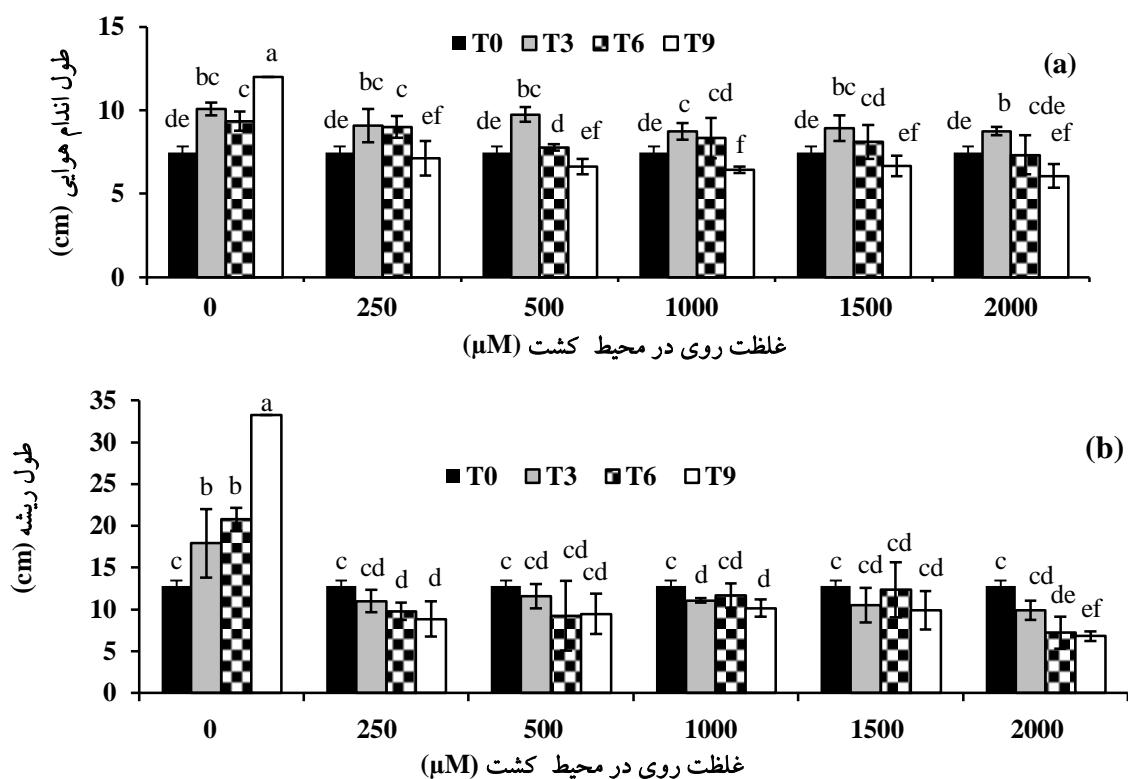
غلظت روی ( $\mu\text{M}$ )	TF				اندام هوایی				BF				ریشه mean		
	T0	T3	T6	T9	mean	T0	T3	T6	T9	mean	T0	T3	T6	T9	
۰	۰/۰۳	۰/۲۸	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۹	—	—	—	—	—	—	—	—	—	
۲۵۰	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۷	۰/۱۵	۰/۰۶	۰/۳۰	۰/۱۵	۲/۵۴	۲۹/۶۰	۸/۰۵	۴۰/۰۹	۲۰/۳۲
۵۰۰	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۲	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۳	۰/۰۱	۰/۰۷	۰/۰۸	۰/۰۵	۱/۲۹	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	۲/۰۰	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	۰/۷۷

ندارد. علاوه بر این، 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 هوایی در (P < 0.05) یافت (شکل 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 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 اندازه گیری 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 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 b، افزایش غلظت روی در محیط به منجر به کاهش در وزن خشک بخش ریشه‌ای در مقایسه با محیط فاقد روی گردید.

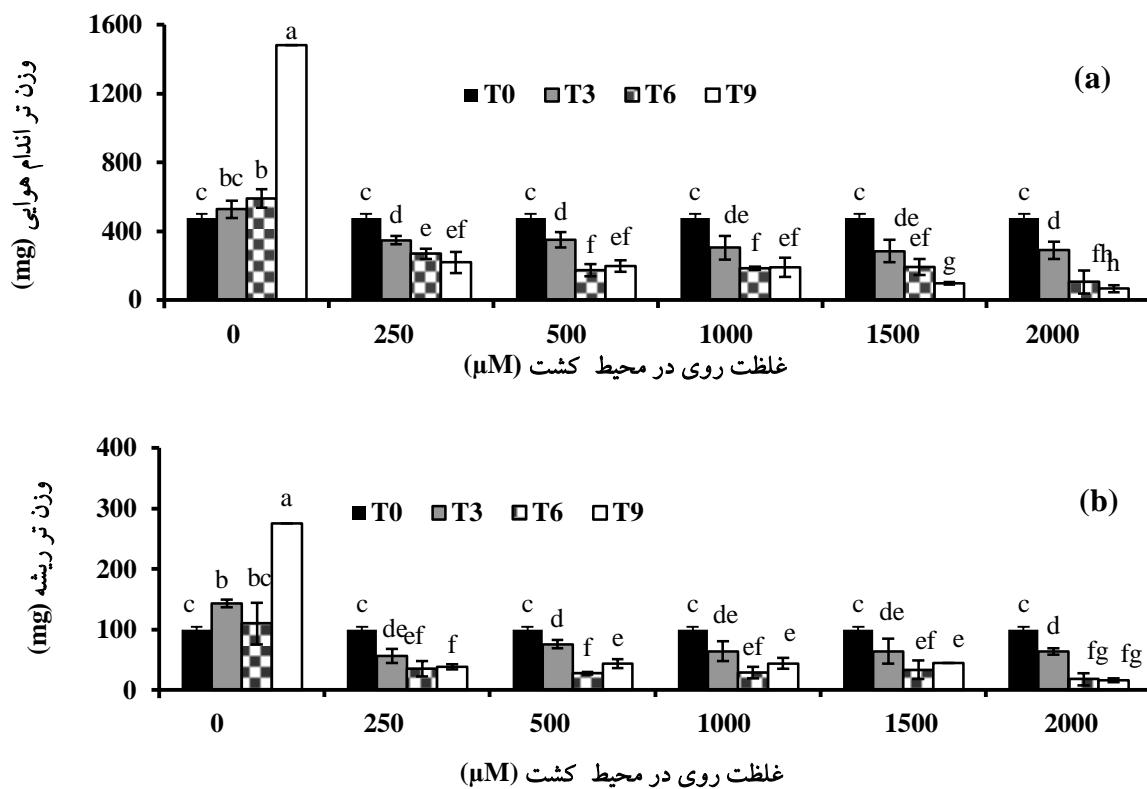
۱۰۰۰ میکرومولار و در برداشت زمانی T9 به مقدار ۹۴۳ ± ۲۵۴۴۳ میلی گرم بر کیلوگرم اندازه گیری شد. نتایج حاصل از سنجش میزان روی در بخش ریشه‌ای حاکی از آن است که حداقل تجمع روی در برداشت‌های T3, T6 و T9 در تیمار ۱۰۰۰ میکرومولار وجود دارد. در تیمارهای ۱۵۰۰ و ۲۰۰۰ اگر چه غلظت روی در ریشه‌ها در مقایسه با تیمار ۱۰۰۰ میکرومولار کاهش معنی داری را از خودنشان 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 b).

مطابق با جدول ۱، مقدار TF برای همه غلظت‌ها و در همه زمان‌های برداشت، کمتر از ۱ محاسبه شد. بررسی 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 مقدادیر بیشتر از یک محاسبه گردید (جدول ۱).

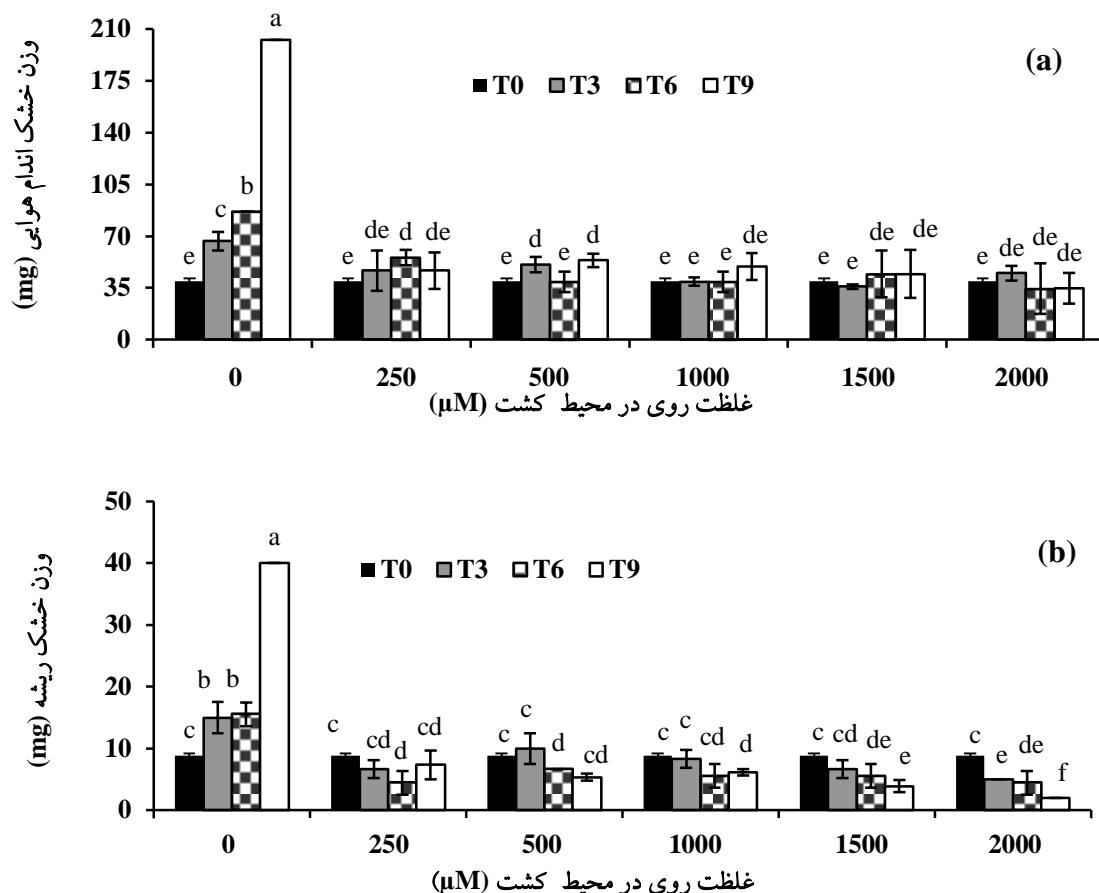
مطابق شکل ۲، اندازه گیری طول اندام هوایی و ریشه‌ای بین زمان‌های مختلف T9, T6, T3, T0 در هر غلظت نشان داد که تفاوت معنی داری (P < 0.05) بین آنها در اکثر موارد وجود



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 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.



شکل ۴- وزن خشک اندام هوایی (a) و ریشه‌ای (b) بر حسب میلی گرم در طی برداشت‌های زمانی T9, T6, T3, T0. هر عدد میانگین سه تکرار ± 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 غلاظت‌های مختلف روی.

غلاطه روی (μM)	IT			UI			% GR					
	T3	T6	T9	mean	T3	T6	T9	mean	T3	T6	T9	mean
0	-	-	-	-	0/004	0/04	0/17	0/07	-	-	-	-
250	0/64	0/47	0/27	0/46	0/21	0/37	0/58	0/39	64/61	58/75	22/27	48/54
500	0/66	0/44	0/28	0/46	0/35	0/28	0/72	0/45	75/35	44/66	24/33	48/11
1000	0/64	0/56	0/31	0/50	0/37	0/88	1/43	0/8	58/75	43/41	22/92	41/69
1500	0/62	0/59	0/30	0/50	0/10	0/74	0/93	0/57	52/40	49/00	19/93	40/46
2000	0/57	0/35	0/20	0/37	0/10	0/35	0/54	0/33	61/34	37/89	10/12	38/12

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 غلاظت‌های مختلف روی کمتر از یک محاسبه شد، اما نسبت به سایر غلاظت‌ها در غلاظت‌های

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 تنفس روی به گیاهان اعمال نشده و طول و وزن گیاهان انتخابی

*Thlaspi caerulescens*, *Corydalis davidii* (Sarret et al., 2002) (Lin et al., 2012) اشاره نمود. مطابق تعریف یک گیاه بیش تجمع دهنده با چهار ویژگی مشخص می‌شود: (۱) داشتن توانایی بالا در تغليظ 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 می‌باشد (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 غلظت‌های بالای فلز، بدون ظهور علائم سمیت و تنوع در ارائه پاسخ در مقابله با چنین تنشی (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 حداقل تا  $13/8 \pm 282/98$  میلی گرم در کیلوگرم می‌شود (شکل a)، که بیشتر از میزان طبیعی روی در بافت‌های 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 شاخص‌های مهمی برای ارزیابی جذب و توانایی حذف فلزات سنگین از محیط در گیاه پالایی می‌باشند (Bose et al., 2008). بررسی مقدار TF و BF اندام هوایی (جدول ۱) نشان می‌دهد که احتمالاً گیاه قادر توانایی انتقال روی از بخش ریشه‌ای به بخش هوایی است و قادر به تغليظ روی از محلول غذایی در بخش‌های هوایی نمی‌باشد. در ریشه‌ها، تجمع فوق العاده بالاتر از روی در مقایسه با اندام‌های هوایی مشاهده شد که حداقل میزان آن در غلظت ۱۰۰۰ میکرومولار در همه زمان‌های برداشت سنجش گردید (شکل b). ضمن اینکه، با توجه به مقادیر BF بخش‌های ریشه‌ای که در اکثر موارد بالاتر از یک محاسبه شد، به نظر می‌رسد که این گیاه با تغليظ روی در ریشه‌ها از انتقال آن به بخش‌های هوایی ممانعت می‌نماید. افزایش معنی دار میزان

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 غلظت‌ها دارد، با این وجود حداقل میزان آن در ۱۰۰۰ میکرومولار سنجش شد (جدول ۲). همانطور که در جدول ۲ مشاهده می‌شود، 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 می‌یابد. 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 فعل نمودن برخی آنزیم‌های حیاتی گیاه از جمله کربنیک آنیدرازها، دهیدروژنازها، آلکالین فسفاتازها، فسفولیپازها و RNA پلیمرازها، در متابولیسم پروتئین‌ها، قندها، اسیدهای نوکلئیک و چربی‌ها، در فتوسترات و بیوسنتر اکسین ایفا می‌کند. با این وجود نظیر سایر فلزات سنگین، غلظت‌های بالای روی که عمدتاً ناشی از فعالیت‌های انسانی است می‌تواند با توجه به گونه گیاهی موجب اختلال در فرایندهای رشد و نمو، متابولیکی و ایجاد سمیت در گیاه و آسیب به اکوسیستم‌ها شود (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). با این وجود گیاهان بیش تجمع دهنده روی قادر هستند که بیش از ۱۰۰۰۰ میلی گرم روی در کیلوگرم وزن خشک در بخش‌های هوایی خود تغليظ کنند، بدون اینکه علائم سمیت در آنها ظاهر شود (Salt et al., 1995) که در این رابطه می‌توان به *Thlaspi Arabidopsis halleri*, *Viola calaminaria*

اندازه‌گیری طول، وزن تر و خشک بخش‌های هوایی و ریشه‌ای گیاهان رشد یافته در غلظت‌های 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 ریشه‌ها در مقایسه با بخش هوایی شدیدتر بود. علاوه براین، در برداشت روز نهم زرد شدن برگ‌ها نیز مشاهده گردید. به نظر می‌رسد که در شرایط کمبود یا فقر روی، گیاه از ذخایر درون سلولی یا مکانیسم‌هایی جهت محلول سازی اشکال کمتر محلول تر برای افزایش قابلیت دسترسی به روی استفاده می‌نماید (Whiting *et al.*, 2001)؛ به همین دلیل احتمالاً در طی دوره زمانی پژوهش کنونی، افزایش معنی داری در شاخص‌های رشدی گیاهان رشد یافته در شرایط فاقد روی در مقایسه با سایر غلظت‌ها به دست آمد. کاهش رشد گیاه به ویژه کاهش رشد و تغییرات مورفولوژیکی ریشه‌ها و همچنین کاهش میزان کلروفیل در اثر غلظت‌های بالای روی در سایر گونه‌ها نیز گزارش شده است (Miretzky *et al.*, 2006; Broadley *et al.*, 2007; Mateos-Naranjio *et al.*, 2008; Galdeas *et al.*, 2011; Fernandez *et al.*, 2012). کاهش بیشتر در رشد ریشه‌ها نسبت به اندام‌های هوایی در برخی از ارقام *Populus* تیمار شده با غلظت‌های بالای روی، به اثرات سمی روی در ممانعت یا کاهش انتقال مواد فتوستتری از اندام‌های هوایی به ریشه‌ها نسبت داده شده است (Fernandez *et al.*, 2012). زردی برگ‌ها در اثر کاهش ستز کلروفیل در تیمار با غلظت‌های سمی روی، به کمبود منگنز و جایگزینی روی در مسیر بیوستتری کلروفیل نسبت داده شده است (Sagardoy *et al.*, 2009). غلظت‌های بالای روی از طریق کاهش جذب و قابلیت دسترسی ریشه‌ها به سایر عناصر غذایی به ویژه آهن و منگنز باعث کمبود این عناصر برای گیاه می‌شوند (Fernandez *et al.*, 2012). به نظر می‌رسد که علت عدم تغییر ویژگی‌های رشدی مانند بیوماس و میزان رشد ریشه‌ها و اندام‌های هوایی در غلظت‌های بالای یک فلز سنگین در گیاهان بیش تجمع دهنده، برخورداری از توانایی تحمل بالا در مواجه با تنفس مذکور باشد (Yang *et al.*, 2005; Lin *et al.*, 2012).

رابطه با تاثیر افزایش غلظت کادمیم بر طول، وزن تر و خشک

یک فلز در ریشه‌ها نسبت به بخش هوایی، حاکی از غیر متحرک شدن آن در سلول‌های ریشه، TF کمتر از یک و ارائه یک استراتژی اجتناب می‌باشد (Baker, 1981). بنابراین با توجه به نتایج بدست آمده از این مطالعه، تصور می‌شود که پنیرک، از انتقال روی به بخش هوایی (احتمالاً جهت حفاظت فعالیت‌های مهم متابولیکی موجود در برگ‌ها) ممانعت نموده، منجر به تجمع غلظت‌های بسیار بالایی از این فلز در ریشه‌ها می‌گردد. بررسی میزان تجمع فلز در غلظت‌های مختلف روی در برخی از گونه‌های جنس *Populus* نشان داد که اساساً ریشه‌ها قابلیت بالاتری در مقایسه با اندام‌های هوایی در تجمع روی دارند و احتمالاً برای تحمل غلظت‌های سمی روی پاسخ اجتناب از انتقال روی به بخش‌های هوایی را از خود ارائه می‌دهند (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 ریشه‌ها نشان می‌دهد. برای مثال، در بیش تجمع دهنده *Sedum alfredii* افزایش غلظت روی در محیط منجر به افزایش معنی‌داری از این فلز در اندام‌های هوایی در مقایسه با ریشه‌ها 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 ریشه‌ها و قابلیت انتقال روی از ریشه به بخش هوایی بزرگتر از یک می‌باشد. ارزیابی میزان تجمع روی با استفاده از کشت گلداری 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 ریشه‌ها به اندام‌های هوایی افزایش می‌یابد، همچنین تجمع بسیار بالاتری از این فلز در بخش‌های هوایی در مقایسه با ریشه‌ها و محیط مشاهده می‌شود و بنابراین این گونه می‌تواند به عنوان یک بیش تجمع دهنده روی در پاکسازی مناطق آلوده به این فلز مفید باشد (Lin *et al.*, 2012).

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، حداقل مقدار برای گیاهان رشد یافته در ۱۰۰۰ میکرومولار بوده در برداشت‌های T9 و T6 محاسبه گردید (نتایج ارائه نشده اند). در گیاه بیش تجمع دهنده ۵۰ روز در معرض قرار گرفتن با کادمیم بیش از ۵۰ درصد است (Buendia-Gonzalez et al., 2010) (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 تغییض 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. نویسنده‌گان این مقاله از معاونت پژوهشی دانشگاه شهید چمران اهواز برای فراهم نمودن تسهیلات مالی لازم جهت انجام این پژوهش قدرانی می‌نمایند.

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 در 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 دهنده‌گی 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 دهد (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

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 Vaufleury, 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.
- Gadelas, C., Dong, S., Araus, J. L., and Weiss, D. J. (2011) Zinc isotopic fractionation in *Phragmites australis* in response to toxic levels of zinc. *Gournal 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 Sعادت 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 echophysiology, 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 Rufy, 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. (Phytolaceae). *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 officinalis*, *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.
- Saraswat, 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 thaliana*. *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.