



## افزایش کارآیی استخراج گیاهی سرب از خاک بوسیله هویج باکاربرد کیلیت‌های طبیعی و سنتزی

ابراهیم بابائیان<sup>۱</sup>- مهدی همایی<sup>۲\*</sup>- رسول راهنمایی<sup>۳</sup>

تاریخ دریافت: ۸۹/۸/۲۹

تاریخ پذیرش: ۹۰/۱۲/۷

### چکیده

استخراج گیاهی یکی از روش‌های آلودگی‌زدایی سرب از خاک محسوب می‌شود. استفاده از عوامل کیلیت کننده در خاک می‌تواند کارآیی این روش را افزایش دهد. در این پژوهش، اثر کاربرد کیلیت‌های طبیعی و سنتزی بر کارآیی استخراج سرب از خاک توسط هویج مورد بررسی قرار گرفت. فاکتورهای آزمایشی شامل: (۱) سطح سرب: صفر، ۱۰۰، ۲۰۰، ۳۰۰، ۵۰۰ و ۸۰۰ میلی‌گرم خاک از منبع نیترات سرب، (۲) کیلیت: NTA<sup>۴</sup>، EDTA<sup>۵</sup> و اسید اگزالیک و (۳) غلظت کیلیت: صفر، ۲/۵ و ۱۰ میلی‌مول در کیلوگرم خاک بود. نتایج نشان داد EDTA به طور مؤثری باعث افزایش غلظت سرب در محلول خاک شد، به گونه‌ای که در غلظت ۱۰ میلی‌مولار آن، سرب قابل استخراج از خاک ۴۶۳ برابر نسبت به شاهد افزایش یافت. با افزایش غلظت کیلیت‌ها، غلظت سرب در شاخصاره و ریشه نیز افزایش یافت. بیشترین مقدار سرب در شاخصاره و ریشه در غلظت ۱۰ میلی‌مول بر کیلوگرم EDTA و سطح ۸۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم سرب خاک به ترتیب ۳۴۲ و ۳۰۱ میلی‌گرم در کیلوگرم بدست آمد. با افزایش غلظت سرب و کیلیت، پتانسیل استخراج گیاهی سرب از خاک افزایش یافت، به طوری که بیشترین مقدار سرب در طول دوره رشد هویج، در بالاترین سطح آلودگی خاک و غلظت EDTA (۱۳۶۷ گرم در هکتار) بدست آمد. نتایج این پژوهش نشان داد که هویج توانایی زیادی در جذب و تجمع سرب در اندام‌های خود دارد و بنابراین می‌تواند به عنوان گیاهی سرب‌اندوز در فناوری پالایش گیاهی مورد استفاده قرار گیرد.

واژه‌های کلیدی: آلودگی خاک، اسید اگزالیک، سرب، NTA، EDTA

خواهد بود مقدار زیادی از آن را جذب نماید (۱۸). منابع ورود این فلز به خاک عمدها شامل سنگ‌های آذرین و متامورفیک پوسته زمین، لجن فاضلاب و پساب‌های صنعتی، کیت‌های الکترونیکی، صنایع پاتری سازی، معدن کاوه، ذوب فلزات و رسوب سرب حاصل از سوخت اتمومیل‌ها بر روی سطح خاک است.

در حال حاضر روش رایج کنترل آلودگی آب و خاک، روش‌های مهندسی است. این روش‌ها شامل خاکبرداری خاک آلوده، مخلوط نمودن خاک آلوده با خاک غیر آلوده و یا غیر متحرک نمودن آلاینده‌های فلزی از طریق افزودن برخی ترکیبات شیمیایی به خاک است. اما هزینه‌های زیاد این روش‌ها و مشکلات اجرایی آنها موجب شده که پژوهشگران برای یافتن روش‌های باصرفت‌تر و ساده‌تر کنترل آلودگی آب و خاک تحقیق نمایند (۱۹). گیاه‌پالایی روشی بیولوژیک است که در آن از گیاهان سبز به منظور آلودگی‌زدایی آب و خاک

### مقدمه

آلودگی خاک‌ها به فلزات سنگین، بهدلیل عدم تجزیه‌پذیری و پایداری زیاد، از مهمترین مسائل زیستمحیطی در جهان بشمار می‌آید. سرب، یکی از گستردترین آلاینده‌های فلزی در خاک بشمار می‌آید. تاکنون هیچ‌گونه نقش بیولوژیکی برای سرب شناخته نشده است و بهدلیل داشتن اثرات مسموم‌کننده بر انسان و سایر موجودات، جزو عناصر سمی محسوب می‌شود. سرب بهدلیل تحرك اندک، عمدها در افق‌های سطحی خاک (عمق ۲ تا ۵ سانتیمتری) تجمع می‌یابد و در صورت حضور به شکل قابل جذب در محیط ریشه، گیاه قادر

۱- به ترتیب دانش‌آموخته کارشناسی ارشد، استاد و استادیار گروه خاک‌شناسی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران  
(Email: mhomaee@modares.ac.ir)

۲- نویسنده مسئول :

4-EthyleneDiamineTetraAcetate

5-Nitrilo Triacetic Acid

خاک دارد. پژوهش‌ها نشان داده است که NTA در غلظت ۴ میلی-مولار غلظت کادمیوم محلول را ۷۸ برابر و جذب آن را توسط خردل هندی ۳ برابر تسهیل می‌بخشد (۱۱).

در پژوهشی فناحی کیاسری و همکاران (۱) قابلیت گیاه‌پالایی سه گیاه آفتابگردان، ذرت و پنبه را در حضور اسید سولفوریک و EDTA در خاک‌های آلوده به فلز سرب مورد بررسی قرار دادند. نتایج آنها نشان داد EDTA اثر معنی‌داری بر جذب سرب در ریشه و اندام هوایی گیاهان به‌ویژه ذرت داشت.

ترشح اسیدهای آلی توسط ریشه‌های گیاه علاوه بر اثراتی که بر روی فعالیت میکروبی و رشد ریشه‌ها دارد، باعث انجام واکنش‌های اسید و باز و تشکیل کمپلکس در ریزوسفر می‌شود (۲۲). بر اساس پژوهش‌های انجام شده، اسیدهای آلی علاوه بر نقش مهم در فراهمی فلزات سنگین و عناصر غذایی، از طریق ایجاد پیوند با فلزات از اثرات سمیت آنها در سلول می‌کاهند (۲۰). نتایج بررسی هانگ و همکاران (۱۷) نشان می‌دهد در غلظت‌های بالای اسید سیتریک ( $^{+1}$  mmol.kg $^{-1}$ ) (۲۰) فراهمی اورانیوم در خاک ۲۰۰ برابر و میزان جذب آن توسط گیاهان خانواده براسیکاسه ۱۰۰۰ برابر افزایش می‌یابد. در حالی که حتی در غلظت‌های بسیار بالاتر آن، جذب روی، مس، کادمیوم و نیکل توسط آفتابگردان در مقایسه با شاهد افزایش چندانی نیافته است (۲۳). برخی پژوهشگران معتقدند کاربرد اسیدهای آلی نسبت به اسیدهای آمینو پلی‌کربوکسیلیک در استخراج گیاهی اولویت دارد، زیرا این ترکیبات به‌دلیل زیست تجزیه‌پذیری بالا، در نهایت به دی اسید کربن و آب بدلیل شده (۳۵) و اثرات جانبی کمتری بر محیط دارند. افزودن کی‌لیت‌ها به‌منظور افزایش فراهمی فلز در خاک و اندوزش در گیاه در مراحل انتهایی رشد گیاه صورت می‌گیرد. عموماً چند هفته قبل از برداشت گیاه، کی‌لیت‌ها به خاک اضافه می‌شود. دلیل آن این است که در این مرحله، دوره رشد گیاه کامل شده و کاهش رشد ناشی از اثر سمیت در میزان وزن خشک گیاه مشاهده نمی‌شود. البته در این مورد گزارش‌های خد و نقیضی ارائه شده است. در این ارتباط می‌توان به پژوهش‌های انجام شده توسط شنو همکاران (۳۹) اشاره نمود. نتایج تحقیقات آنها نشان داد، کاربرد HEDTA و EDTA باعث افزایش فراهمی فلزات در خاک می‌شود، اما گرچه EDTA باعث افزایش فراهمی فلزات در خاک می‌شود، اما اثرات جانبی آن بر جوامع میکروبی خاک را نباید از نظر دور داشت.

بررسی‌ها نشان داده است که NTA علاوه بر وزن خشک فعالیت‌های میکروبی خاک (۱۴)، باعث کاهش شدید در وزن خشک اندام هوایی گیاه (۱۰) نیز می‌شود. علت این مسئله عدمتاً پایداری زیاد و زیست تجزیه‌پذیری اندک EDTA در محیط گزارش شده است (۳۲). از جمله آمینو پلی‌کربوکسیلیک اسیدهای طبیعی می‌توان به NTA (نیتریلو تری اسیدیک اسید) اشاره نمود. این کی‌لیت بدلیل تجزیه زیستی در محیط، اثر سمیتی به مراتب کمتر از EDTA در

هویج انجام گردید.

استفاده می‌شود. این روش به‌دلیل اجرای ساده‌تر، هزینه کمتر، اثرات جانبی اندک‌تر و از همه مهمتر سازگاری با زیست‌بوم، نسبت به روش‌های مهندسی ارجحیت دارد (۲۸).

استخراج گیاهی<sup>۱</sup> از مهمترین روش‌ها در پالایش گیاهی محسوب می‌شود و به عنوان کارآمدترین و مناسب‌ترین روش در آلودگی‌زدایی فلزات سنگین از خاک شناخته شده است (۱۲). موقوفیت استخراج گیاهی تابع زیست‌توده گیاه، مقدار فراهمی فلز در محیط ریشه، میزان جذب توسط ریشه و میزان انتقال آن از ریشه به شاخساره گیاه است. گیاهانی که در استخراج گیاهی مورد استفاده قرار می‌گیرند، گیاهان بیش اندوز<sup>۲</sup> نام دارند. ضعف اعتمده این گیاهان، زیست‌توده کم، سرعت رشد اندک، جذب اختصاصی برخی از فلزات و وابستگی شدید به شرایط اقلیمی است. بنابراین کارآیی چندانی در استخراج گیاهی نخواهد داشت (۲۴). این مسئله پژوهشگران را بر آن داشت تا از گیاهانی که علاوه بر بیوماس زیاد، بومی مناطق نیز باشند، استفاده کنند (۳). محدودیتی که این گیاهان با آن مواجه‌اند، کارآیی پایین در جذب فلز و انتقال آن به شاخساره است. بنابراین باید به طریقی این کارآیی را در این گیاهان بهبود بخشید. استفاده از برخی عوامل کمپلکس کننده علاوه بر افزایش فراهمی فلز در خاک، باعث انتقال بیشتر آن به شاخساره گیاه شده و به گیاه ویژگی فلزاندوزی می‌دهد (۳۳). این عوامل کمپلکس کننده شامل سه گروه اسیدهای آمینو پلی‌کربوکسیلیک سنتزی، طبیعی و اسیدهای آلی با وزن ملکولی اندک می‌باشند. اتیلن دی‌آمین تترا اسیتیک اسید (EDTA) یکی از مهمترین عوامل کمپلکس کننده سنتزی محسوب می‌شود (۴). اثر این ترکیب بر میزان فراهمی فلز در خاک به غلظت آن و نوع فلز بستگی دارد. نتایج حاصل از پژوهش‌ها نشان داده که EDTA در غلظت ۳ میلی‌مولار، غلظت سرب محلول در خاک را ۲۳ برابر و جذب آن توسط خردل هندی را ۲۶ برابر (۱۰) و در غلظت ۵ میلی‌مولار، غلظت سرب محلول در خاک را ۴۹۶ برابر و جذب آن توسط ذرت ۲۷ برابر افزایش می‌دهد (۱۱). توجه به این نکته ضروری است که EDTA باعث افزایش فراهمی فلزات در خاک می‌شود، اما گرچه EDTA باعث افزایش فراهمی فلزات در خاک نمودن اثرات جانبی آن بر جوامع میکروبی خاک را نباید از نظر دور داشت.

بررسی‌ها نشان داده است که NTA علاوه بر وزن خشک فعالیت‌های میکروبی خاک (۱۴)، باعث کاهش شدید در وزن خشک اندام هوایی گیاه (۱۰) نیز می‌شود. علت این مسئله عدمتاً پایداری زیاد و زیست تجزیه‌پذیری اندک EDTA در محیط گزارش شده است (۳۲). از جمله آمینو پلی‌کربوکسیلیک اسیدهای طبیعی می‌توان به NTA (نیتریلو تری اسیدیک اسید) اشاره نمود. این کی‌لیت بدلیل تجزیه زیستی در محیط، اثر سمیتی به مراتب کمتر از EDTA در

1-Phytoextraction

2-Hyperaccumulator Plants

## مواد و روش‌ها

آبیاری گلدان‌ها بر اساس نیاز آبی هویج (بین ۲۰۰ تا ۶۰۰ میلی‌متر در هفته) در هر مرحله از رشد انجام شد. همچنین همه مراقبت‌های لازم جهت جلوگیری از صدمه آفات و بیماری‌ها اعمال گردید. در انتهای دوره رشد و ۱۰ روز پیش از برداشت گیاه، کی‌لیت‌ها به صورت محلول به گلدان‌ها افزوده شد. در انتهای دوره‌ی رشد، نمونه‌های گیاهی برداشت و شاخصاره و ریشه اصلی از یکدیگر جدا شدند. نمونه‌ها در ابتدا با آب مقطمر و سپس با اسید کلریدریک ۰/۰۱ مولار شسته و در دمای ۷۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت آون خشک و با استفاده از آسیاب برقی با محفظه فایبر‌گلاس و تیغه استیل آسیاب شد. به منظور جلوگیری از آلودگی نمونه‌ها، پس از آسیاب نمودن هر نمونه، محفظه کاملاً با آب مقطمر شسته و سپس خشک گردید. عصاره‌گیری هر یک از اندام‌های گیاه با روش اکسیداسیون تر (۱۵) (همضم ۲ گرم نمونه گیاهی توسط امتراجی از اسیدهای نیتریک، پرکلریک و سولفوریک با نسبت‌های حجمی ۴:۴:۴۰) و غلظت سرب محلول با عصاره‌گیر کلرید کلسیم ۰/۰۱ مولار (توزیع ۱۰ گرم خاک هوا خشک، افزودن ۲۵ میلی‌لیتر عصاره‌گیر، تکان دادن به مدت ۲ ساعت، سانتریفیوژ و در نهایت صاف نمودن محلول با کاغذ صافی واتمن (۴۲ بوسیله دستگاه جذب اتمی اندازه‌گیری شد. مدت زمان آلودگی‌زدایی سرب از خاک (۲۱) و پتانسیل استخراج گیاهی (۸) به ترتیب از روابط ۱ و ۲ محاسبه گردید.

$$T_{\text{Decontamination}} = \frac{\text{Pb}_{[\text{Total}]}^{\text{Pb}}}{\text{Pb}_{[\text{Plant}]}^{\text{Pb}} \times T_{\text{Plant}}} \quad (1)$$

$$P_{\text{Phytoextraction}} = \frac{\{\text{Pb}_{[\text{Shoot+Taproot}]} \times Y_{[\text{Shoot+Taproot}]}\}}{1000} \quad (2)$$

که در آن‌ها،  $Pb_{[\text{Total}]}$  غلظت سرب کل در خاک (بر حسب میلی-گرم بر کیلوگرم خاک)،  $Pb_{[\text{Shoot+Taproot}]}$  مجموع غلظت سرب در شاخصاره و ریشه اصلی (بر حسب میلی‌گرم سرب در کیلوگرم ماده خشک گیاهی)،  $Pb_{[\text{Plant}]}$  مقدار سرب جذب شده توسط گیاه (میلی‌گرم سرب در کیلوگرم ماده خشک گیاهی در طول دوره رشد)،  $T_{\text{Decontamination}}$  زمان مورد نیاز برای استخراج کامل سرب از خاک (سال)،  $T_{\text{Plant}}$  تعداد دفعات کشت گیاه در یک سال،  $P_{\text{Phytoextraction}}$  پتانسیل استخراج گیاهی (کیلوگرم سرب در هکتار در سال) و  $Y_{[\text{Shoot+Taproot}]}$  مقدار زیست‌توده کل گیاه (تن در هکتار در سال) می‌باشدند. برای محاسبه  $Y_{[\text{Shoot+Taproot}]}$ ، متوسط مجموع وزن خشک شاخصاره و ریشه‌اصلی به ازای یک بوته در هر گلدان محاسبه گردید. پس با توجه به فاصله بین بوته‌ها در هر گلدان (۱۰ سانتی‌متر) و بین ردیف‌ها در مزرعه (به طور متوسط ۵۰ سانتی‌متر)، تعداد بوته‌های گیاه در هر هکتار برابر با ۲۰۰ هزار بوته بددست آمد. از حاصل ضرب تعداد بوته‌ها در عملکرد خشک هر بوته، مقدار زیست‌توده گیاه در یک هکتار قابل محاسبه است. بنابراین با در اختیار داشتن

نمونه‌ای از خاک زراعی با بافت لومی شنی از عمق ۰-۳۰ سانتی‌متری جمع‌آوری شد. نمونه خاک هوا خشک گردید و به منظور حفظ ساختمان خاکدانه‌ها و شرایط طبیعی از الکهای ۵ میلی‌متری عبور داده شد. نمونه‌ای از خاک مذکور به آزمایشگاه منتقل و پس از عبور از الک ۲ میلی‌متری، ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی معمول آن شامل فراوانی نسبی اندازه ذرات به روش هیدرومتر (۳)، پ-هاش در گل اشیاع، قابلیت هدایت الکتریکی در عصاره اشیاع، کربن آلی به روش واکلی بلاک (۳۱)، ظرفیت تبادل کاتیونی به روش جایگزینی کاتیون‌ها با استات سدیم (۷)، کربنات کلسیم معادل به روش خشی-سازی با اسید کلریدریک (۲) و سرب کل به روش اسید نیتریک ۴ مولار اندازه‌گیری شد (۱۵).

این پژوهش به صورت آزمایش فاکتوریل در قالب طرح بلوك-های کامل تصادفی در سه تکرار انجام شد. فاکتورهای آزمایش شامل ع سطح سرب (صفرا، ۱۰۰، ۳۰۰، ۵۰۰ و ۸۰۰ میلی‌گرم در کیلوگرم خاک به صورت نیترات سرب) و سه نوع کی‌لیت (EDTA- $\text{Na}_2\text{NTA-H}_3$ : اتیلن دی‌آمین تترا اسٹیک اسید سدیم‌دار، ۰/۰۱ میلی‌مول در کیلوگرم خاک) بود. برای آلوده کردن خاک، نیترات سرب جامد بر روی لایه‌ای از خاک به ضخامت ۰/۵ سانتی‌متر پخش و کاملاً مخلوط گردید. مقدار ۱۷ کیلوگرم از خاک آلوده به گلدان‌هایی با قطر بالایی ۲۵، قطر پائینی ۲۲ و ارتفاع ۳۰ سانتی‌متر اضافه شد. به منظور ایجاد تعادل شیمیایی میان فلز و ذرات خاک، خاک به مدت ۹ هفته در شرایط مناسب رطوبتی (۲) هفته در شرایط رطوبت اشیاع و ۷ هفته در شرایط رطوبت ظرفیت زراعی (از طریق اشیاع نمودن خاک و سپس اجازه خروج آب ثقلی از ته گلدان سرپوشیده و توزیع آن در فواصل زمانی مختلف تا حدی که تغییرات وزن بسیار اندک باشد) و حرارتی (دما ۲۰±۲ درجه سانتی‌گراد) در گلخانه قرار گرفت. از آنچاکه به دلیل اعمال سطوح مختلف سرب به خاک، مقدار ازت خاک (به فرم نیترات) نیز متفاوت خواهد شد، در حین عمل تعادل، مقدار نیترات در سطح ۳۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم سرب به عنوان مبنای در نظر گرفته شد و برای سطوح بالا عمل آبشوبی و برای سطوح پایین مقداری کود نیترات پتابسیم برای جریان کمبود نیترات اضافه گردید. به منظور جلوگیری از تنفس تغذیه‌ای، غلظت عناصر غذایی (N, P, K, Ca, Mg, S, Fe, Zn, Mn, B) در خاک اندازه‌گیری و بر اساس غلظت بهینه این عناصر، کوددهی انجام شد (۱). پس از ۹ هفته تاحدودی تعادل بین خاک و آلاینده ایجاد گردیده است. در این مرحله بذر هویج (رقم نانتس مونتنا) به تعداد ۱۰ عدد در هر گلدان و در عمق ۱/۵ سانتی‌متری کاشته شد. پس از سه هفته گیاه‌چهه‌های مقاوم به تعداد ۵ عدد در هر گلدان با فاصله ۱۰ سانتی‌متر از یکدیگر تنک شدند.

حالی که در عدم حضور کی لیت، غلظت سرب محلول ناچیز است. دلیل آن این است که در عدم حضور کی لیت، بخش اعظم سرب به صورت اشکال غیر محلول در خاک تبدیل می‌شود، بنابراین دسترسی کیاه به آن کاهش پیدا خواهد نمود. همچنین از آنجایی که خاک‌های آهکی ظرفیت بافری زیادی دارند، افزودن اگزالیک اسید حتی در غلظت‌های بالا آن هم پس از ۱۰ روز، اثر قابل توجهی بر کاهش پ-هاش و بدنبال آن افزایش حلالیت سرب در خاک ندارد. بیشترین مقدار سرب محلول در خاک، ۶۷۱ میلی‌گرم در کیلوگرم در غلظت ۱۰ میلی‌مولار EDTA و بالاترین سطح آلاینده در خاک بدست آمد. این مقدار در غلظت ۲/۵ و ۵ میلی‌مولار EDTA، به ترتیب برابر ۶۴۳ و ۶۳۲ میلی‌گرم در کیلوگرم خاک بود. به عبارتی غلظت سرب محلول در خاک در سطوح مذکور به ترتیب ۴۶۳، ۴۳۶ و ۳۴۹ برابر شاهد افزایش یافته است. NTA در افزایش غلظت سرب محلول تأثیر کمتری دارد. به طوریکه در حضور غلظت‌های ۵/۲ و ۵ میلی‌مولار آن، این افزایش به نسبت به EDTA ۱۱۷ و ۲۳۶ برابر شاهد بود. توالی کی لیت‌ها در افزایش غلظت سرب محلول در خاک به ازای EDTA > NTA > Oxalic acid تمامی سطوح آلاینده به صورت No Chelate بود. دلیل عدم رامی توان برای این توالی عنوان نمود. دلیل اول وجود کمپلکس‌های قوی و پایدار میان EDTA و فلز سرب ( $\log K = ۱۸/۳$ ) در پ-هاش معمول خاک است (۳۰). دلیل دوم، پتانسیل تحرک بالای کمپلکس‌های EDTA-Pb در خاک‌های سبک بافت (۲۱) و دلیل سوم، ویژگی زیست‌تجزیه‌پذیری NTA و اسید اگزالیک و در مقابل، مقاومت بالای EDTA نسبت به تجزیه در خاک است (۱۱). پژوهش‌ها حاکی از آن است که تنها ۰/۱ درصد از مقدار کل سرب در خاک‌های لوده در بخش محلول خاک و در دسترس گیاهان فلراندوز قرار می‌گیرد. بنابراین با افزودن کی لیت‌ها به خاک، مقدار سرب محلول را می‌توان به بیش از ۱۰۰ برابر افزایش داد (۲۶).

## استخراج گیاهی سرب

### جذب سرب در ریشه اصلی

اثر سطوح مختلف سرب و کی لیت بر مقدار جذب سرب در ریشه اصلی هویج در شکل ۲ نشان داده شده است. همان‌طور که در این شکل مشاهده می‌شود، در حضور و عدم حضور کی لیت، با افزایش سطح سرب در خاک، غلظت سرب در ریشه اصلی افزایش پیدا می‌کند. با این تفاوت که در حضور کی لیت‌ها این افزایش جذب به مراتب بیشتر از عدم حضور کی لیت است.

متوسط مجموع غلظت سرب در شاخصاره و ریشه اصلی به ازای یک بوته، می‌توان پتانسیل استخراج گیاهی را محاسبه نمود. به منظور انجام تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها از نرم‌افزار SAS استفاده گردید.

## نتایج و بحث

برخی ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی خاک مورد استفاده در پژوهش در جدول ۱ ارائه شده است. این خاک دارای بافت لومی شنی، پ-هاش کمی قلیابی، غیر شور، مقدار کربن آلی انداز، ظرفیت تبادل کاتیونی نسبتاً بالا و مقدار سرب اولیه پایین تر از حد مجاز (۱۵۰ میلی‌گرم در کیلوگرم) (۵) می‌باشد. همچنین غلظت عناصر غذایی اندازه‌گیری شده نیز در حد نسبتاً مناسبی است (۱). ویژگی‌های مذکور سبب می‌شود حلالیت سرب در خاک تا حدودی کاهش یابد.

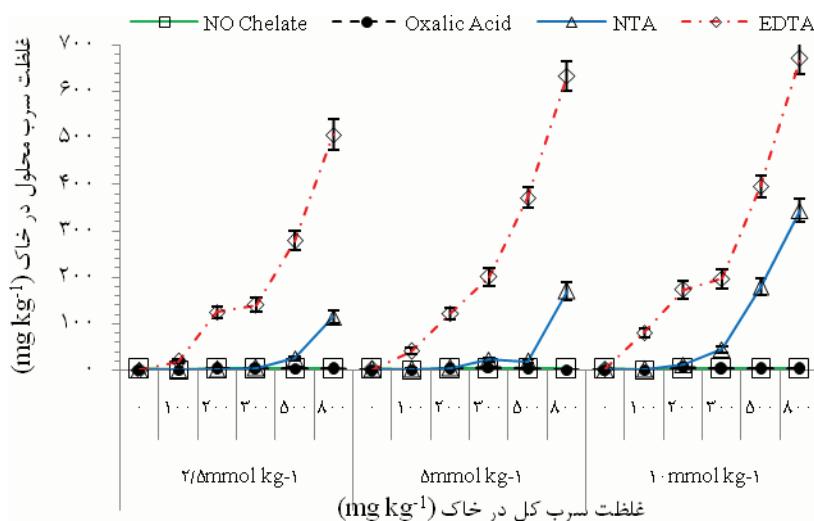
جدول ۱- برخی از ویژگی‌های فیزیکی و شیمیایی خاک مورد استفاده

مقدار	خصوصیت
۱۲/۲	رس (درصد)
۲۱/۱	سیلت (درصد)
۶۶/۷	شن (درصد)
۲۲	روطوبت اشباع (درصد)
۱۹	ظرفیت مزروعه (درصد)
۷/۶۵	اسیدیته کل اشباع
۰/۸۱	قابلیت هدایت الکتریکی ( $\text{dS m}^{-1}$ )
۱۴/۳	ظرفیت تبادل کاتیونی ( $\text{cmol kg}^{-1}$ )
۱۴/۲	مواد خنثی شونده (درصد)
۰/۴۲	کربن آلی (درصد)
۱۲	فسفر قابل جذب ( $\text{mg kg}^{-1}$ )
۳۵۴	پتانسیم قابل جذب ( $\text{mg kg}^{-1}$ )
۲۲۵	منیزیم قابل جذب ( $\text{mg kg}^{-1}$ )
۲/۴	آهن قابل جذب ( $\text{mg kg}^{-1}$ )
۰/۵۶	روی قابل جذب ( $\text{mg kg}^{-1}$ )
۱۰/۵	سرب کل ( $\text{mg kg}^{-1}$ )

مقادیر میانگین سه تکرار است

## غلظت سرب محلول

همان‌طور که در شکل ۱ نشان داده شده است، بین مقادیر غلظت سرب محلول در خاک و نوع کی لیت و غلظت‌های مختلف آن در هر یک از سطوح آلاینده اختلاف معنی‌داری وجود دارد. بطوری که با افزایش سطح سرب در خاک، در حضور همه غلظت‌های EDTA و NTA، مقدار سرب قابل دسترس برای گیاه افزایش پیدا می‌کند. در

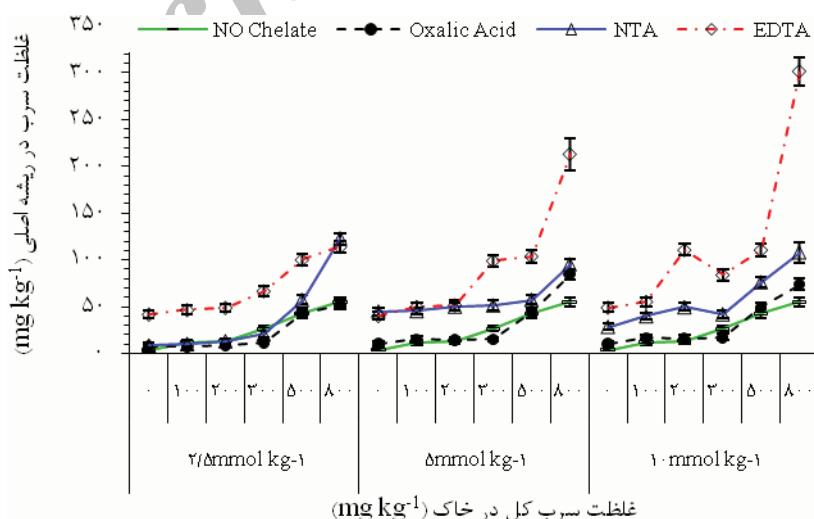


شکل ۱- اثر غلظت‌های مختلف آلایندگی سرب و اسید اگزالیک در سطوح مختلف سرب کل در خاک بر مقدار غلظت سرب در محلول خاک

کی لیت‌ها در افزایش مقدار جذب سرب در ریشه اصلی به ازای سطوح مختلف آلایندگی در خاک به صورت  $\text{EDTA} > \text{NTA} > \text{Oxalic acid} > \text{NoChelate}$  بدست آمد.

سه دلیل عده را می‌توان برای این توالی عنوان نمود. دلیل نخست مربوط به تفاوت در ساختمان شیمیایی کی لیت‌ها می‌باشد. NTA و اسید اگزالیک به ترتیب دارای  $6\%$  و  $2\%$  مکان برای تشکیل پیوند با فلز سرب هستند. بنابراین، EDTA توانایی بیشتری برای تشکیل کمپلکس با سرب و افزایش حلalیت آن در خاک دارد. دلیل دوم مربوط به پایداری زیاد ( $\text{Log K} = 18/3$ ) NTA کمپلکس‌های سرب با EDTA نسبت به  $\text{Log K} = 11/3$  NTA و اسید اگزالیک ( $\text{Log K} = 5/2$ ) در خاک است (۳۰).

بیشترین جذب سرب در ریشه اصلی برابر با  $(15/5) \pm 10/1$  میلی‌گرم در کیلوگرم در بالاترین سطح آلودگی خاک و در حضور غلظت  $10$  میلی‌مولار EDTA بدست آمد (شکل ۳). در حالی که این مقدار جذب در غلظت  $2/5$  و  $5$  میلی‌مولار به ترتیب برابر  $(16/8) \pm 7/6$  و  $(212/6) \pm 16/1$  میلی‌گرم در کیلوگرم بود. همچنین بیشترین مقدار جذب ریشه‌ای سرب در غلظت‌های  $2/5$  و  $5$  میلی‌مولار NTA به ترتیب  $(122/5) \pm 6/2$  و  $(95/0) \pm 5/6$  میلی‌گرم در کیلوگرم در  $10/5$  و  $10/7/5$  میلی‌گرم در کیلوگرم و در حضور اسید اگزالیک به ترتیب  $(84/4) \pm 5/6$  و  $(51/7) \pm 4/5$  میلی‌گرم در  $74/0$  و  $5/1/7$  میلی‌گرم در کیلوگرم بدست آمد. نتایج بدست آمده در این پژوهش هم‌خوانی بسیار خوبی با یافته‌های محققان پیشین دارد (جدول ۲). بنابراین، توالی



شکل ۲- اثر غلظت‌های مختلف آلایندگی سرب و اسید اگزالیک در سطوح مختلف آلایندگی سرب بر مقدار جذب سرب در ریشه اصلی

میلی‌گرم در کیلوگرم اندازه‌گیری شد. در تمامی سطوح سرب در خاک، EDTA نسبت به NTA و اسید اگزالیک بیشترین تأثیر را در افزایش انتقال سرب به شاخصاره داشت. ترتیب کی‌لیت‌ها در انتقال سرب به شاخصاره در سطوح مختلف سرب در خاک به صورت  $\text{EDTA} > \text{NTA} > \text{Oxalic acid} > \text{No Chelate}$  بود. همان‌گونه که بیان شد، دلایل این توالی مربوط به تفاوت در ساختمان شیمیایی کی‌لیتها، پایداری زیاد کمپلکس‌های EDTA-Pb و EDTA-Pb خاصیت هیدروفیل بودن کمپلکس‌های EDTA-Pb در خاک است (۳۰). بنابراین در عدم حضور کی‌لیت، غلظت اندک سرب در شاخصاره می‌تواند به دلیل پیوند سرب با مکان‌های تبادلی دیواره سلولی آوند چوب و همچنین رسوب به صورت کریات‌های سرب بر روی دیواره سلول باشد (۲۷ و ۲۸). در جدول ۲ به برخی از پژوهش‌ها اشاره شده است که نتایج بدست آمده در این تحقیق را تأیید می‌نماید.

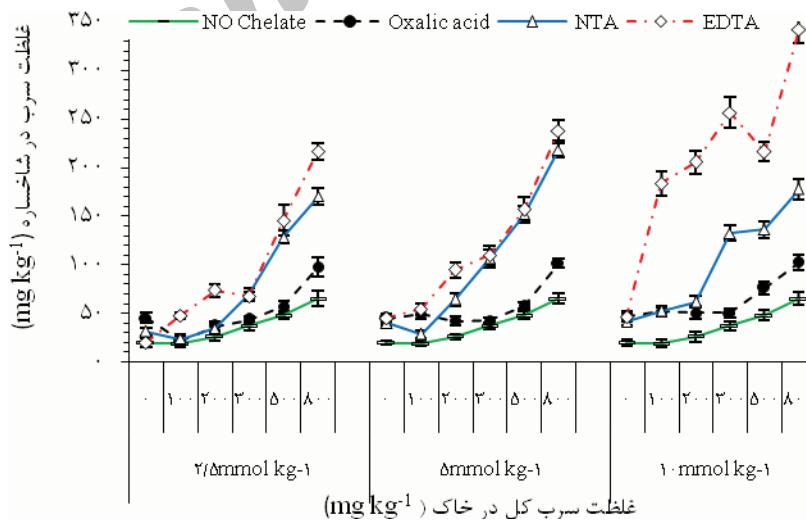
#### پتانسیل استخراج گیاهی

همانطور که در شکل ۴ مشاهده می‌شود، با افزایش غلظت سرب در خاک، پتانسیل استخراج گیاهی سرب افزایش می‌یابد، این افزایش در حضور کی‌لیت بسیار بیشتر است. در هر یک از سطوح آلاینده در خاک، EDTA نسبت به سایر کی‌لیتها بیشترین تأثیر را در استخراج گیاهی سرب از خاک دارد. بطوری که در غلظت‌های ۲/۵، ۵ و ۱۰ میلی‌مولار آن و در بالاترین سطح آلودگی خاک، مقدار سرب استخراج شده از خاک در یک هکتار و در طول دوره رشد هویج به ترتیب برابر با  $(\pm ۱۷/۶)$ ،  $(\pm ۷۰/۳)$  و  $(\pm ۹۵/۸)$  میلی‌گرم بودست آمد.

دلیل سوم، خاصیت هیدروفیل بودن کمپلکس‌های EDTA-Pb در خاک است. ورود هر یون به درون سلول‌های ریشه و انتقال آن به آوند چوب از دو مسیر سیمپلاست (انتقال از سلولی به سلول دیگر از محل پلاسمالما) و آپوپلاست (انتقال از فضای بین دیواره خارجی سلول) انجام می‌شود. پژوهش‌ها نشان داده ترکیبات هیدروفیل نظری EDTA-Pb بیشتر از مسیر آپوپلاست انتقال پیدا می‌کند (۱۶)، لذا غلظت سرب در ریشه اصلی در حضور EDTA بیشتر سایرین است. نتایج بدست آمده در اینجا با یافته‌های حاصل از پژوهش‌های مختلف انطباق دارد (جدول ۲).

#### انتقال سرب به شاخصاره

در شکل ۳، اثر غلظت‌های مختلف سرب و کی‌لیت بر مقدار انتقال سرب به شاخصاره هویج نشان داده شده است. همان‌طور که مشاهده می‌شود با افزایش سطح سرب در خاک، غلظت سرب در شاخصاره افزایش می‌یابد. این افزایش غلظت در حضور کی‌لیتها به مراتب بیشتر از عدم حضور آن‌ها است. به طوری که بیشترین غلظت سرب در شاخصاره ( $\pm ۱۳/۹$ ) میلی‌گرم در کیلوگرم در سطح EDTA ۸۰۰ میلی‌گرم در کیلوگرم آلاینده و غلظت  $10/۰$  میلی‌مولار EDTA بدست آمد (شکل ۳). این مقدار در غلظت‌های  $2/۵$  و  $5/۰$  میلی‌مولار به ترتیب ( $\pm ۸/۷$  و  $\pm ۱۰/۲$ ) میلی‌گرم در کیلوگرم بود. در حالی که بیشترین مقدار سرب انتقال یافته به شاخصاره در غلظت‌های  $2/۵$  و  $5/۰$  میلی‌مولار NTA به ترتیب ( $\pm ۸/۲$ ) و  $(\pm ۱۰/۹)$  میلی‌گرم در کیلوگرم و در حضور اسید اگزالیک به ترتیب ( $\pm ۹/۸$ ) و  $(\pm ۷/۹)$  میلی‌گرم در کیلوگرم بود.



شکل ۳- اثر غلظت‌های مختلف NTA، EDTA و اسید اگزالیک در سطوح مختلف آلاینگی سرب بر مقدار انتقال سرب به شاخصاره

جدول ۲- پژوهش‌های انجام شده در زمینه استخراج گیاهی در حضور کلیت‌های مختلف

عنصر	عامل کمپلکس کننده	غلظت کی لیٹ (mmol kg <sup>-1</sup> )	فلز سنتگین	مقدار فلز قابل دسترس گیا در خاک (برابر)	جذب فلز سنگین (برابر)	نوع گیاه	منبع
Pb	EGTA	۵	Pb	۱۰۰	۱۰۰۰	خردل هندی ( <i>B.ajuncea</i> )	و همکاران، ۱۹۹۷ Blaylock
Pb	DTPA	۵	Pb	۱۰۰	۱۰۰۰	خردل هندی ( <i>B.ajuncea</i> )	و همکاران، ۱۹۹۷ Blaylock
Pb	HEDTA	۱/۴۵	Pb	۲۲۵	۲۶/۵	ذرت ( <i>Z.Mays</i> )	و همکاران، ۱۹۹۷ Huang
Pb	CDTA	۵	Pb	۱۰۰	۱۰۰۰	خردل هندی ( <i>B.ajuncea</i> )	و همکاران، ۱۹۹۷ Blaylock
Cd	NTA	۱۰	Cd	۸	۲	خردل هندی ( <i>Juncea.B</i> )	و همکاران، ۲۰۰۵ Quartacci
Pb	Citric Acid	۳	Pb	تغییرات اندک	۲/۲	خردل هندی ( <i>B.Juncea</i> )	و همکاران، ۲۰۰۴ Wu

> NTA > Oxalic acid > No Chelate > بذست آمد.

نتیجہ گیری

نتایج بدست آمده از این پژوهش نشان می‌دهد که استفاده از کلیت‌ها (بویژه EDTA) باعث افزایش غلظت سرب محلول در خاک و به ذنبال آن جذب در ریشه و انتقال به شاخصاره گیاه می‌شود. همچنین، مصرف کی لیت‌ها منجر به افزایش پتانسیل استخراج گیاهی سرب از خاک و کاهش زمان آلوگی زدایی خاک می‌گردد. به رغم مزایای استفاده از کی لیت‌ها در فناوری پالایش گیاهی، به این نکته نیز باید توجه نمود که مصرف برخی کی لیت‌ها زیست تجزیه‌ناپذیر مانند EDTA، ممکن است باعث افزایش خطر آبسوری و انتقال فلزات سنگین به آبها سطحی و زیرزمینی شود. در صورت طولانی بودن دوره رشد گیاه بهتر است کی لیت‌ها به صورت چند مرحله‌ای و در زمان‌های مناسب از رشد که گیاه حداکثر جذب فلزات از خاک را دارد، استفاده شود تا خطر آبسوری فلزات سنگین کاهش یابد. استفاده از NTA به جای EDTA می‌تواند تا حدودی این مشکلات را نداشته باشد.

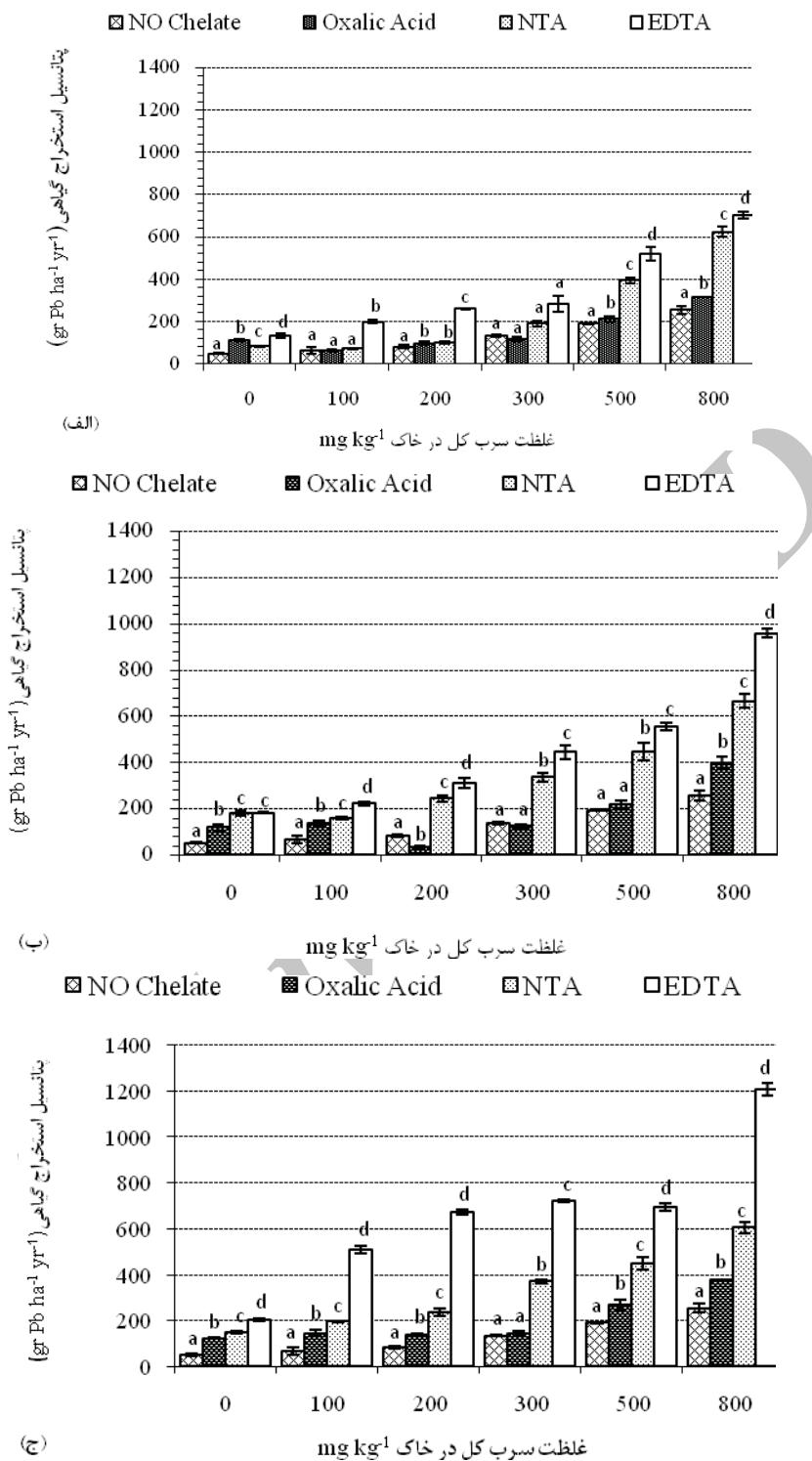
سپاسگزاری

بدینوسیله از پیشنهادات ارزشمند آقایان دکتر مسعود داوری و دکتر حبیب خداوری لو اعضای محترم هیأت علمی دانشگاه کردستان و ارومیه سپاسگزاری می نمایم.

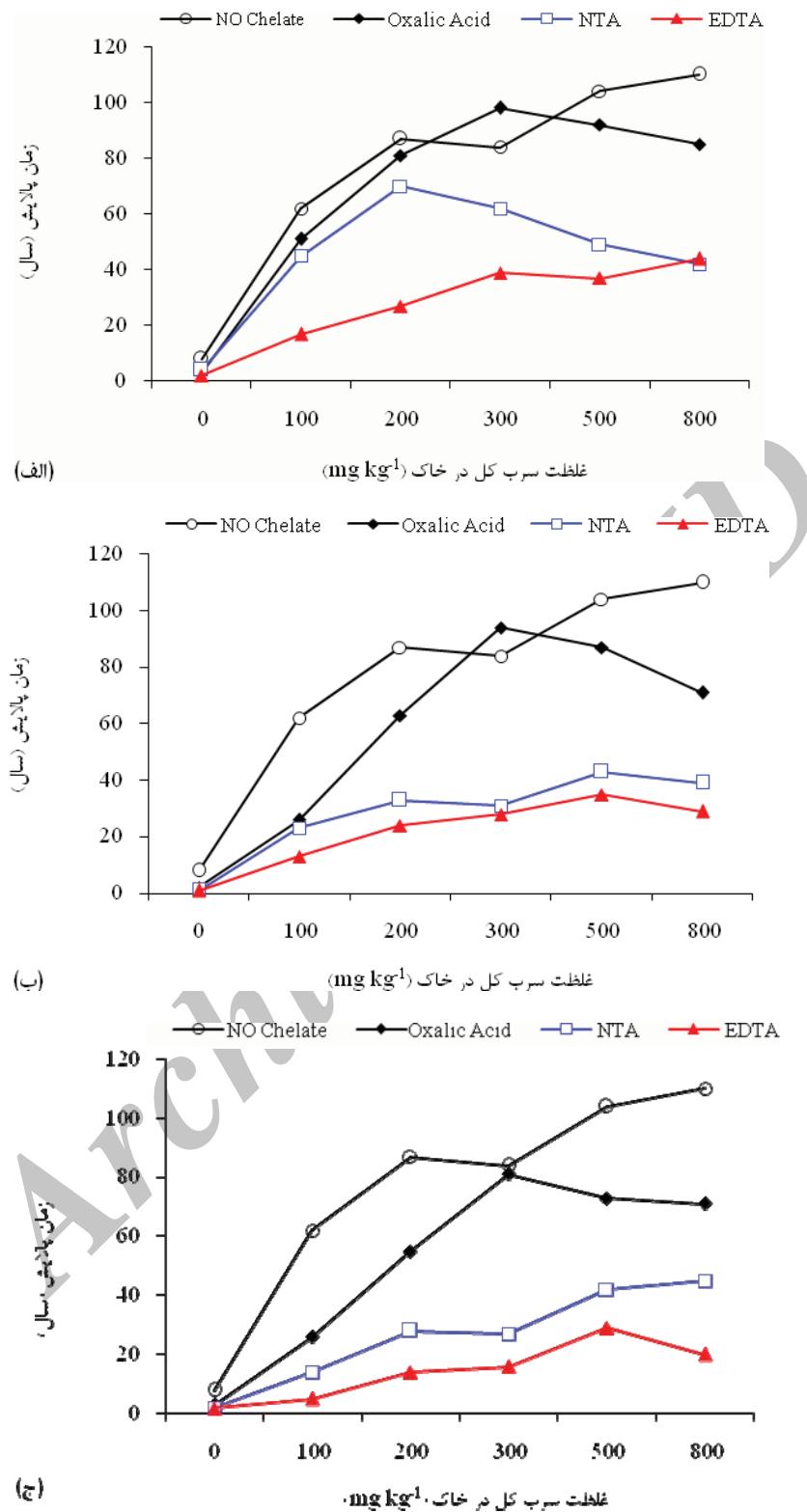
افزایش غلظت سرب در گیاه در اثر کاربرد کی لیتها (بویژه EDTA) و همچنین بیوماس بالای گیاه، از دلایل زیاد بودن استخراج گیاهی سرب از خاک است. این مقادیر در حضور NTA به ترتیب برابر  $(\pm 24/1)$ ،  $(\pm 30)$ ،  $(\pm 25/2)$  و  $(\pm 22)$  و  $(\pm 65)$  و  $(\pm 60)$  و در حضور اسید اگزالیک به ترتیب برابر با  $(\pm 2/5)$ ،  $(\pm 2/5)$ ،  $(\pm 28/5)$  و  $(\pm 3/5)$  و  $(\pm 395)$  و  $(\pm 317)$ . ۳۷۶ گرم سرب در هکتار بدست آمد.

زمان پالایش گیاهی

زمان پالایش بیانگر مدت زمانی است که به طول می‌انجامد تا آلودگی خاک رفع شده و به سطح قابل قبولی برسد. بدین منظور بر اساس طول دوره رشد، تعداد دفعات کشت گیاه در سال، مقدار جذب گیاهی سرب و غلظت سرب باقیمانده در خاک اقدام به تعیین زمان آلودگی زدایی سرب از خاک گردید. در شکل ۵، این زمان به ازای غلظت‌های مختلف سرب و کی‌لیت‌ها محاسبه شده است. همانطور که مشاهده می‌شود، با افزایش سطح سرب در خاک بر زمان پالایش افزوده می‌شود، این افزایش در عدم حضور کی‌لیت بیشتر است. به دیگر سخن در حضور کی‌لیت، زمان پالایش کاهش پیدا می‌کند تا اینکه در حضور EDTA به کمترین مقدار در هر سطح سرب برسد. بیشترین زمان پالایش در بالاترین سطح آلاینده، در تیمار بدون کی‌لیت برابر ۱۱۰ سال بدست آمد. در حالی که این مقدار در بالاترین سطح NTA و اسید اگزالیک به ترتیب برابر ۲۰، ۴۵ و ۷۱ سال بود. بنابراین در حضور EDTA، زمان پالایش نسبت به شاهد حدود ۸۰ درصد کاهش پیدا می‌کند. ترتیب کارآیی کی‌لیت‌ها در کاهش زمان آلودگی زدایی خاک توسط گیاه همچوی به صورت EDTA



شکل ۴ - مقایسه میانگین اثر غلظت‌های ۲/۵ (الف)، ۵ (ب) و ۱۰ (ج) میلی‌مولار کی‌لیت‌ها بر پتانسیل استخراج گیاهی سرب از خاک (آزمون LSD، سطح معنی‌دار ۵ درصد)



شکل ۵- اثر غذلخت‌های ۲/۵ (الف)، ۵ (ب) و ۱۰ (ج) میلی‌مولار کی لیت‌ها بر زمان پالایش سرب از خاک

## منابع

- فتاحی کیاسری ا.، فتوت ا.، آستارابی ع. و حقنیا غ. ۱۳۸۹. اثر اسید سولفوریک و EDTA بر گیاه‌پالایی سرب در خاک توسط سه گیاه آفتابگردان، ذرت و پنبه. مجله علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی، علوم آب و خاک. سال چهارم، شماره ۵۱، ص ۵۷-۶۸.
- ۲- ملکوتی م.ج. ۱۳۸۷. روش جامع تشخیص و ضرورت مصرف بهینه کودهای شیمیایی. انتشارات دانشگاه تربیت مدرس.
- 3- Allison L.E., and Moodie C.D. 1965. Carbonate. PP. 1379-1396. In: C. A. Black et al. (Ed), Methods of soil Analysis. Part 2, Monograph No. 9, Agron., Madison, WI.
  - 4- Blaylock M.J., Salt D.E., Dushenkov S., Zakhrova O., Gussman C., Kapulink Y., Ensley B.D., and Raskin I. 1997. Enhanced accumulation of Pb in Indian mustard by soil applied chelating agents. Environmental Science and Technology, 31: 860-865.
  - 5- Blaylock M.J. 1999. Field demonstrations of phytoremediation of lead contaminated soils. In: phytoremediation of trace elements. G.S. Banuelos and N.E. Terry. (eds.). Ann Arbor Press. Ann Arbor, MI.
  - 6- Cariny T. 1995. The reuse of contaminated land. John Wiley and Sons Ltd. Publisher, P. 219.
  - 7- Chen H., and Cutright T. 2001. EDTA and HEDTA effects on Cd, Cr and Ni uptake by *Helianthusannuus*. Chemosphere, 45: 21-28.
  - 8- Chapman H.D. 1965. Cationexchange capacity. PP. 891-901. In: C. A. Black et al. (Ed). Methods of soil Analysis. Part 2, Monograph No. 9, Agron., Madison, WI.
  - 9- Doumett S., Lamperi L., Checchini L., Azzarello E., Mugnai S., Mancuso S., Petruzzelli G., and Del Bubba M. 2008. Heavy metal distribution between contaminated soil and *Paulownia tomentosa*, in a pilot-scale assisted phytoremediation study: Influence of different complexing agents. Chemosphere, 72: 1481-1490.
  - 10- Dushenkov V., Kumar P.B.A.N., Motto H., and Raskin I. 1995. Rhizofiltration: The use of plants to remove heavy metals from aqueous streams. Environmental Science and Technology, 29: 1239-1245.
  - 11- Epstein A.L., Gussman C.D., Blaylock M.J., Yermiyahu U., Huang J.W., Kapulink Y., and Orser C.S. 1999. EDTA and Pb-EDTA accumulation in *Brassica juncea* grown in Pb-contaminated soil. Plant Soil, 208: 87-94.
  - 12- Evangelou M., Ebel M., and Schaeffer A. 2007. Chelate assisted phytoextraction of heavy metals from soil. Effect, mechanism, toxicity and fate of chelating agents. Chemosphere, 68: 989-1003.
  - 13- Garbisu C., and Alkorta I. 2001. Phytoextraction: a cost-effective plant based technology for the removal of metals from the environment. Bioresour. Technology, 77: 229-236.
  - 14- Gee G.W., and Or D. 2002. Particle-size analysis. In: Dane, J.H., Topp, G.C. (Eds.), Methods of Soil Analysis, Part 4 SSSA Book Series No. 5. Soil Sci. Soc. Am., Madison, WI, pp. 255-293.
  - 15- Greman H., Velikonja-Bolta S., Vodnik D., Kos B., and Lestan D. 2001. EDTA enhanced heavy metal phytoextraction: metal accumulation, leaching and toxicity. Plant Soil, 235: 105-114.
  - 16- Gupta P.K. 2000. Soil, Plant, Water and Fertilizer analysis. Agrobios. New Delhi, Indian. P. 438.
  - 17- Huang J.W., Chen W.B., and Cunningham S.D. 1997. Phytoremediation of lead contaminated soils: role of synthetic chelates in lead phytoextraction. Environmental Science and Technology, 31: 800-805.
  - 18- Huang J.W., Blaylock M.J., Kapulnick Y., and Ensley B.D. 1998a. Phytoremediation of uranium contaminated soils: role of organic acids in triggering uranium hyperaccumulation in plants. Environmental Science and Technology, 32: 2004-2008.
  - 19- Kabata-Pendias A., and Pendias H. 2000. Trace elements in soil and plants. 3<sup>th</sup> ed., CRC Press, Bocaraton, New York.
  - 20- Lasat M.M. 2001. The use of plants for removal of toxic metals from contaminated soil . Available at www. Clu-in.org/techfocus.hwc.
  - 21- Lee J., Reeves R.D., Brooks R.R., and Jaffre T. 1977. Isolation and identification of a citrate-complex of nickel from nickel-accumulating plants. Phytochemistry, 16: 1502-1505.
  - 22- Luo C., Shen Z., and Li X. 2005. Enhanced phytoextraction of Cu, Pb, Zn and Cd with EDTA and EDDS. Chemosphere, 59: 1-11.
  - 23- Marschner B., Henke U., and Wessolek G. 1995. Effects of ameliorative additives on the adsorption and binding forms of heavy metals in a contaminated topsoil from a former sewage farm. Z. Pflanz. Bodenkunde. 158: 9-14.
  - 24- Meers E., Ruttens A., Hopgood M.J., Samson D., and Tack F.M.G. 2005. Comparison of EDTA and EDDS as potential soil amendments for enhanced phytoextraction of heavy metals. Chemosphere, 58: 1011-1022.
  - 25- Mulligan C.N., Yong R.N., and Gibbs B.F. 2001. Remediation technologies for metal contaminated soils and ground water: an evaluation. Eng. Geol. 60: 193-207.
  - 26- Quartacci M.F., Baker A.J.M., and Navari-Izzo F. 2005. Nitriloacetate and citric acid assisted phytoextraction of cadmium by Indian mustard (*Brassica juncea* L. Czernj, Brassicaceae). Chemosphere, 59: 1249-1255.
  - 27- Raskin I., and Ensley B.D. 2000. Phytoremediation of toxic metals: Using plants to clean up the environment. John Wiley and Sons, Inc., New York. P, 304.
  - 28- Romheld V., and Marschner H. 1981. Effect of Fe stress on utilization of Fe chelates by efficient and inefficient plant species. J. Plant Nutrition, 3: 551-560.

- 29- Salt D.E., Smith R.D., and Raskin I. 1998. Phytoremediation ANNU. Rev. Plant Physiology. Plant Molecular Biology, 49: 643-668.
- 30- Shen Z.G., Li X.D., Wang C.C., Chen H.M., and Chua H. 2002. Lead phytoextraction from contaminated soil with high biomass plant species. Environmental Quality, 31: 1893-1900.
- 31- Sillen L.G., and Martell A.E. 1964. Stability constants of metal ion complexes. Special Publication No. 17. The Chemical Society. London
- 32- Walkley A.J., and Black I.A. 1934. An examination of Degtjareff method for determining soil organic matter and a proposed modification of the chromic acid titration method. Soil Sci. 37, 29–38.
- 33- Wasay S.A., Barrington S.F., and Tokunaga S. 1998. Remediation of soils polluted by heavy metals using salts of organic acids and chelating agents. Environmental Technology, 19: 369-379.
- 34- Wu J., Hsu F., and Cunningham S. 1999. Chelate -assisted Pbphytoextraction: Pb availability, uptake and translocation constrains. Environmental Science and Technology, 33: 1898- 1904.
- 35- Wu L.H., Luo Y.M., Xing X.R., and Christie P. 2004. EDTA-enhanced phytoremediation of heavy metal contaminated soil with Indian mustard and associated potential leaching risk. Agriculture, Ecosystems and Environment, 102:307-318.
- 36- Yan F., Schubert S., and Mengel K. 1996. Soil pH increase due to biological decarboxylation of organic onions. Soil Biology and Biochemistry, 28: 617-624.



## Enhancing Phytoextraction of Lead Contaminated Soils by Carrot (*Daucus carota*) Using Synthetic and Natural Chelates

E. Babaeian<sup>1</sup> · M. Homaei<sup>2\*</sup> · R. Rahnemaie<sup>3</sup>

Received: 20-11-2010

Accepted: 26-2-2012

### Abstract

Phytoextraction is a remediation technology for contaminated soils with lead (Pb). The application of chelating agents can be resulted in high efficiency in this method. In current study, the effect of synthetic and natural chelates application on efficiency of lead phytoextraction from soil by carrot was investigated. The experiment factors were 1) six levels of Pb (0, 100, 200, 300, 500 and 800 mg Pb kg<sup>-1</sup> soil, added as Pb(NO<sub>3</sub>)<sub>2</sub>), 2) chelates (EDTA, NTA and oxalic acid, and 3) chelate concentration (0, 2.5, 5 and 10 mmol kg<sup>-1</sup> soil). The results indicated that EDTA effectively increased the Pb content in soil solution. At the highest applied rate (10 mmol EDTA kg<sup>-1</sup>), it resulted in 463-fold increase in extractable Pb, compared to the control treatment. Pb content in the shoot and taproot increased with the chelates application rates. The highest Pb content in the shoot (342.2±13.9 mg kg<sup>-1</sup>) and root (310 ±15.5 mg kg<sup>-1</sup>) occurred in 10 mmol kg<sup>-1</sup> EDTA when Pb level was 800 mg kg<sup>-1</sup>. Pb phytoextraction potential increased with increasing the chelate and Pb concentration. Maximum Pb extraction from soil (1208±26.6 g ha<sup>-1</sup> yr<sup>-1</sup>) during growth season occurred in 10 mmol kg<sup>-1</sup> EDTA, when soil Pb level was 800 mg kg<sup>-1</sup>. It may be concluded that carrot can take up high amount of Pb and concentrate it in its roots and shoots. Thus, it can be introduced as a lead accumulator to phytoextract Pb from contaminated soils.

**Keywords:** Soil Contamination, Oxalic acid, Lead, EDTA, NTA

1,2,3- Former MSc Student, Professor and Assistant Professor, Department of Soil Science, Faculty of Agriculture, Tarbiat Modares University, Tehran, Respectively

(\*- Corresponding Author Email: mhomaee@Modares.ac.ir)