

## تأثیر محلول پاشی نانو ذرات سیلیسیم بر برخی شاخص‌های مورفولوژیک و بیوشیمیایی گیاه گشنیز (*Coriandrum sativum* L.) در شرایط تنش فلز سنگین سرب

حمیده فاطمی<sup>۱</sup>، بهروز اسماعیل‌پور<sup>۲\*</sup>، علی اشرف سلطانی طولارود<sup>۳</sup> و علی نعمت‌الله‌زاده<sup>۴</sup>

۱- دانشجوی دکتری، گروه علوم باغبانی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران

۲- نویسنده مسئول، دانشیار، گروه علوم باغبانی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران، پست الکترونیک: behsmaiel@yahoo.com

۳- دانشیار، گروه علوم خاک، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران

۴- دانشیار، گروه مهندسی شیمی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران

تاریخ دریافت: تیر ۱۳۹۶

تاریخ اصلاح نهایی: شهریور ۱۳۹۶

تاریخ پذیرش: مهر ۱۳۹۶

### چکیده

سیلیسیم دومین عنصر فراوان در کره زمین می‌باشد که می‌تواند اثرات مضر فلزات سنگین را تخفیف دهد. به منظور بررسی اثر تغذیه با سطوح نانوذرات سیلیسیم بر شاخص‌های رشدی و فیزیولوژی گیاه گشنیز (*Coriandrum sativum* L.) در شرایط تنش سرب، یک آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با چهار تکرار در گلخانه دانشگاه محقق اردبیلی با رطوبت نسبی ۴۰ تا ۵۰٪ و میانگین شدت نور ۴۳۴ لوکس در سال زراعی ۹۶-۱۳۹۵ انجام شد. تیمارهای آزمایشی شامل آلودگی خاک توسط محلول کلرید سرب در غلظت‌های شاهد، ۵۰۰، ۱۰۰۰ و ۱۵۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم و محلول پاشی با نانو ذرات سیلیسیم (۰، ۱/۵ و ۳ میلی‌مولار) بود. شاخص‌های مورفولوژیک مانند ارتفاع گیاه، تعداد برگ، سطح برگ، وزن تر و خشک بخش هوایی و ریشه، قطر ریشه و ساقه و شاخص‌های فیزیولوژیک شامل رنگریشه‌های فتوسنتزی، نشت غشاء، محتوی آب نسبی و شاخص‌های بیوشیمیایی شامل پرولین، کربوهیدرات محلول، فنل کل و ظرفیت آنتی‌اکسیدان اندازه‌گیری شد. نتایج نشان داد که تنش سرب بسیاری از صفات مورفولوژیک گیاه گشنیز مانند ارتفاع، وزن تر و خشک گیاه، قطر ریشه و ساقه را به طور معنی‌داری کاهش داد، به طوری که با افزایش سطح سرب به ترتیب سبب کاهش ۵۷، ۵۰، ۲۰، ۴۱، ۱۵، ۴۲ و ۲۵ درصدی در صفات وزن تک بوته، وزن ریشه، قطر طوقه، قطر ریشه، طول ریشه، ارتفاع گیاه، سطح برگ و درصد ماده خشک برگ شد، اما تیمار محلول پاشی با ۳ میلی‌مولار نانوذرات سیلیسیم در بیشتر صفات مورفولوژیک موجب بهبود شرایط رشدی گیاه گشنیز در شرایط تنش گردید. به طوری که با افزایش غلظت سرب میزان کلروفیل a و b، کلروفیل کل، کاروتنوئید و کربوهیدرات کل کاهش یافتند اما تیمار سیلیسیم سبب افزایش میزان آنها در گیاهان تحت تنش شد، درحالی که میزان پرولین، فنل و ظرفیت آنتی‌اکسیدانی با افزایش غلظت تا ۱۵۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم سرب به طور معنی‌داری افزایش یافت. به طور کلی می‌توان نتیجه‌گیری کرد که برای گیاه گشنیز استفاده از نانو ذرات سیلیسیم می‌تواند اثرات منفی تنش سرب را تا حد قابل قبولی کاهش دهد.

واژه‌های کلیدی: کلروفیل، تنش فلزات سنگین، فنل، فلاونوئید، نانوذرات.

## مقدمه

بررسی‌های سازمان بهداشت جهانی نشان داده است، در سال‌های اخیر استفاده از داروهای گیاهی به‌طور چشمگیری در سراسر جهان افزایش یافته است. با گسترش محبوبیت و تجارت گیاهان دارویی، سلامت، امنیت و کیفیت مواد خام گیاهان دارویی و محصولات فرآوری شده آنها به یک نگرانی عمده سازمان‌های جهانی تبدیل شده است. آلودگی‌های زیست محیطی، از جمله فلزات سنگین یکی از معیارهای کنترل کیفیت گیاهان دارویی و محصولات فرآوری شده آنها می‌باشد (Asgari *et al.*, 2015).

فلزات سنگین از مهمترین آلاینده‌های زیست محیطی می‌باشند، که شامل عناصری با عدد اتمی بالاتر از ۲۰ و چگالی بالاتر از ۵ گرم بر سانتی‌متر می‌شوند (Alloway, 2010). عناصری مانند سرب، کادمیوم و جیوه از عناصر سنگین بسیار مهم هستند که حتی در مقادیر کم نیز برای گیاه سمی هستند. امروزه تجمع فلزات سنگین در بخش‌های مختلف گیاهان روغنی، سبزی‌ها و گیاهان دارویی به اثبات رسیده است (El-Rjoob *et al.*, 2008). براساس تحقیقات انجام شده گاهی میزان این تجمع در ماده خشک برگ‌ها به ۱۰٪ می‌رسد. قرار گرفتن گیاهان در معرض غلظت‌های بالای فلزات مذکور نه تنها سبب کاهش در جوانه‌زنی بذر، کوتاه شدن ریشه و طول شاخساره، تولید زیست‌توده و سطح برگ می‌شود (Street *et al.*, 2007)، بلکه ممکن است رشد و توسعه این گیاهان را تحت تأثیر قرار دهد (Rai *et al.*, 2007؛ Rai & Mehrotra, 2008). این فلزات به دلیل متحرک بودن درون گیاه ممکن است با غیرفعال کردن گروه خاصی از آنزیم‌ها یا آسیب به فرایندهای بیوسنتزی خاص مانند آنزیم‌های درگیر در تولید متابولیت‌های ثانویه میزان آنها را کاهش دهند. علاوه بر اثرات زیانبار فلزات سنگین بر رشد و فیزیولوژی گیاه، آنها می‌توانند اثرات مضر همانند جهش‌زایی و سرطان‌زایی بر انسان و سایر جانداران نیز داشته باشند (Pais & Jones, 2000).

سرب اثرات سوئی نیز بر جوانه‌زنی بذر، رشد گیاه و فرایند فتوسنتز دارد، همچنین سرب باعث کاهش طول ریشه (Lin *et al.*, 2009)، کاهش تولید زیست‌توده، جلوگیری از سنتز کلروفیل و نیز تخریب سلول و آسیب به کروموزوم، کاهش جذب مواد معدنی و عدم تعادل در جذب آب و تغییر ساختمان و نفوذپذیری غشاءهای سلولی می‌شود (Estrella-Gomez *et al.*, 2009).

پژوهش‌ها نشان داده است که سیلیسیم باعث افزایش رشد گیاهان می‌گردد، همچنین در بسیاری از موارد با تحریک رشد، افزایش در فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی کاهش اکسیژن فعال در سلول‌های گیاهی موجب حفاظت گیاه در برابر تنش‌های محیطی می‌شود (Khoshgoftar Manesh, 2007). سیلیسیم برای برخی تیره‌های گیاهی ضروری به نظر می‌رسد. این عنصر می‌تواند باعث افزایش تولید و کیفیت محصول، کاهش تبخیر و تعرق، افزایش تحریک تولید برخی آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان و کاهش حساسیت به بعضی بیماری‌های قارچی شود (Khoshgoftar Manesh, 2007). اثرات مفید سیلیسیم در گیاهانی که تجمع سطوح بالایی از آن را در شاخه‌های خود دارند به خوبی آشکار است. ویژگی دیگر این است که وقتی گیاهان در معرض تنش‌های زیستی و غیرزیستی قرار می‌گیرند، سیلیسیم احتمالاً تنها عنصری است که قادر به افزایش مقاومت در برابر تنش‌های متعدد می‌باشد (Ma *et al.*, 2002). علاوه بر آن محققان اثبات کردند که سیلیسیم می‌تواند اثرات منفی تنش‌های غیرزیستی (خشکی، دمای بالا، یخبندان و اشعه ماوراءبنفش) و شیمیایی (نمک، سمیت فلزات، عدم تعادل عناصر غذایی) را بر رشد گیاهان کاهش دهد (Chen *et al.*, 2011؛ Ahmed *et al.*, 2011؛ Ma & Yamaji, 2008؛ Shahnaz *et al.*, 2011). سیلیسیم با تحریک سیستم آنتی‌اکسیدانی در گیاه، تشکیل کمپلکس با فلزات سنگین و انتقال فلزات سنگین به اندام‌هایی مانند واکوئل سلول‌های گیاهی باعث کاهش اثرات تنش و سمیت فلزات سنگین در گیاهان می‌شود (Liang *et al.*, 2005).

اجتناب می‌باشد. این امر گیاه مذکور را در معرض خطرات ناشی از عناصر سنگین به‌ویژه سرب قرار می‌دهد. بیشتر تحقیقات انجام شده در رابطه با تأثیر عناصر سنگین روی گشنیز و سایر گیاهان دارویی مشابه بیشتر جنبه‌های اثرات زیانبار تجمع عناصر سنگین در این سبزی‌ها روی سلامت انسان را مورد توجه قرار داده‌اند (Shivhare & Sharma, 2012; Maleki et al., 2014; Girisha & Ragavendra, 2009). تأثیر عناصر سنگین روی جنبه‌های فیزیولوژیک گیاه و راه‌های احتمالی کاهش خطرات عناصر سنگین روی گیاه مورد بحث قرار گرفته است. از این رو این پژوهش به بررسی تأثیر محلول پاشی با غلظت‌های نانو ذرات سیلیسیم بر تخفیف اثرات تنش سرب بر رشد گیاه گشنیز پایه‌ریزی و انجام شد.

### مواد و روش‌ها

این آزمایش به‌صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با ۴ تکرار در گلخانه تحقیقاتی گروه علوم باغبانی دانشگاه محقق اردبیلی در سال ۱۳۹۵ اجرا شد. فاکتورهای آزمایشی شامل سرب (کلرید سرب) در غلظت‌های صفر (شاهد)، ۵۰۰، ۱۰۰۰ و ۱۵۰۰ ppm به‌عنوان فاکتور اول، محلول پاشی با نانو ذرات سیلیسیم (۰، ۱/۵ و ۳ میلی‌مولار) به‌عنوان فاکتور دوم در نظر گرفته شد. بذر گشنیز با وزن هزاردانه ۹ گرم از رقم بومی شهرستان نهاوند تهیه گردید. نانو ذرات مورد مطالعه از شرکت نانوسانی تهیه شد که خصوصیات آن در جدول ۱ آمده است.

آزمایشی روی لوبیا تحت تنش سرب، طول ریشه و شاخساره به‌طور معنی‌داری کاهش یافت (Zhiqiang et al., 2009). گیاه خردل هندی نیز کاهش رشد در غلظت ۶۴۵ میکروگرم بر کیلوگرم سرب در خاک را از خود نشان داد (Michalska & Asp, 2001). در بررسی تأثیر فلز سنگین سرب بر رشد کلم گزارش شد که وزن خشک گیاهان بعد از رشد در محیط آلوده به سرب، در مقایسه با گیاهان شاهد کاهش یافته، به‌طوری که در غلظت‌های بالای سرب، وزن خشک بیشتر کاهش یافته بود (Sinha et al., 2006). البته افزایش غلظت سرب خاک سبب کاهش رشد طولی ریشه و ساقه در گیاه *Sesbania drummondi* L. می‌شود (Ruly et al., 2006).

گشنیز (Coriander) با نام علمی *Coriandrum sativum* L. گیاهی یک‌ساله از خانواده چتریان به‌عنوان سبزی و گیاه دارویی از جایگاه ویژه‌ای در زندگی انسان برخوردار است. مصرف گشنیز در درمان بیماری‌های عفونی مختلف مانند تب تیفوئید و به‌طور کلی بیماری‌های مختلف با منشأ کلی باسیل‌ها و تب‌های دانه‌ای توصیه شده است. (Prakash, 1990). گشنیز در صنایع غذایی و چاشنی در آشپزخانه، اسانس میوه در صنایع دارویی، آرایشی و بهداشتی و روغن میوه در صنایع غذایی و دارویی کاربرد دارد (Sefidkon, 1999). با توجه به اینکه گشنیز یکی از سبزی‌ها و گیاهان دارویی پرمصرف می‌باشد و کشت وسیع آن در شرایط زمین‌های نامساعد و استفاده از آب‌های نامتعارف برای آبیاری این گیاهان غیرقابل

جدول ۱- خصوصیات ساختاری نانو ذرات سیلیسیم

مقدار	خصوصیات ساختاری
۵±۰/۰۲	Thermogravimetric analysis (TGA)
۴/۹±۰/۰۹	Inductively coupled plasma (ICP)
۳۵-۲۰	اندازه
۹۸	درصد خلوص
۴۶۱	سطح فعال (g/m <sup>2</sup> )

اسیدیته، هدایت الکتریکی و میزان آهک موجود مورد آزمایش قرار گرفت، که نتایج آنالیز آن در جدول ۲ ذکر شده است.

آماده سازی خاک  
در ابتدا خاک مناسب سبزی کاری تهیه شد و خصوصیات فیزیکی و شیمیایی از قبیل بافت خاک، میزان ماده آلی،

جدول ۲- خصوصیات فیزیکی و شیمیایی خاک

EC	اسیدیته	آهک (%)	ماده آلی (%)	بافت خاک	رس (%)	سیلت (%)	شن (%)	Pb(ppm)
۲	۷/۳	۱۹/۱	۱۴/۵	لومی شنی	۱۴%	۳۶%	۵۰%	.

داده برداری از خصوصیات مرفولوژی (تعداد برگ، تعداد ساقه، ارتفاع بوته، وزن تر و خشک اندام هوایی، وزن تر و خشک ریشه، سطح برگ (۳ بوته از هر گلدان با دستگاه ACD انگلستان) و وزن خشک ساقه) انجام شد.

#### رنگریشه های فتوسنتزی

برای اندازه گیری رنگریشه های فتوسنتزی، شامل کلروفیل a و b و کارتنوئیدها، از برگ های تازه استفاده شد. بدین منظور ۰/۱ گرم از برگ تازه در داخل هاون چینی با ۱۰ میلی لیتر استون ۸۰٪ ساییده و محلول حاصل به طور کامل به لوله های سانتریفیوژ منتقل گردید. سپس محلول به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۶۰۰۰ در دقیقه سانتریفیوژ و مقدار کلروفیل در محلول رویی براساس روش Arnon (۱۹۴۹) انجام شد. طبق انگلیس) مقدار جذب نوری محلول ها در طول موج ۴۷۰، ۶۴۵ و ۶۶۳ نانومتر قرائت و مقدار کلروفیل a و b، کل و کارتنوئید براساس روابط زیر محاسبه گردید.

به منظور اعمال تیمار آلودگی خاک (۰، ۵۰۰، ۱۰۰۰، ۱۵۰۰۰ ppm) از نمک کلرید سرب (PbCl<sub>2</sub>) به صورت محلول تهیه و با ۱۰ کیلوگرم خاک در سطح ۷۵٪ ظرفیت زراعی مخلوط شد و به مدت ۶ ماه در شرایط خشک و تر قرار گرفت و در فواصل زمانی مشخص آنالیز خاک برای اطمینان از آلودگی انجام شد و پس از اطمینان از آلودگی خاک ها به غلظت های مشخص، تعداد ۱۵ عدد بذر با در نظر گرفتن تراکم مورد نظر برای گیاه در واحد مترمربع در گلدان های با قطر ۳۰ سانتی متر و ارتفاع ۲۵ سانتی متر عمق ۳ سانتی متر خاک کشت شدند و در گلخانه با دمای ۲۵ درجه سانتی گراد، رطوبت نسبی ۴۰ تا ۵۰٪ و میانگین شدت نور ۴۳۴ لوکس قرار گرفتند. آبیاری به صورت غرقابی انجام می شد، گلدان ها به صورت روزانه بازدید می شدند و در صورت ظهور علف های هرز و یا آفات و بیماری به سرعت در مراحل اولیه حذف می شدند.

#### اندازه گیری صفات مورد مطالعه

گیاهان تا مرحله گلدهی نگهداری (۴ ماه) و بعد

$$Chla = (A_{663}/2) - (A_{646}/8) \quad \text{رابطه ۱}$$

$$Chb = (A_{646}/8) - (A_{663}/2) \quad \text{رابطه ۲}$$

$$ChIT = Chla + Chlb \quad \text{رابطه ۳}$$

$$\text{Cartenoide} = (1000 \cdot A_{1/8} - 470 \cdot Chla - 85/0.2 \cdot Chlb) \cdot 198 \quad \text{رابطه ۴}$$

## پرولین

برای اندازه‌گیری محتوی پرولین مقدار ۰/۵ گرم بافت برگ تازه را به قطعات کوچکتر از ۵ میلی‌لیتر بریده و همراه با ۱۰ میلی‌لیتر سولفوسالیسیلیک اسید ۳٪ در یک هاون چینی به مدت ۳ دقیقه ساییده و محلول هموژنیزه شده توسط کاغذ صافی واتمن شماره ۲ صاف شده و با ۲ میلی‌لیتر از محلول صاف شده با ۲ میلی‌لیتر نین‌هیدرین و ۲ میلی‌لیتر اسید استیک گلاسیال خالص در یک لوله آزمایش ریخته شده و لوله‌ها به مدت یک ساعت در دمای ۹۰ درجه سانتی‌گراد بن‌ماری قرار گرفت. سپس به محلول واکنش در لوله آزمایش پس از سرد شدن ۴ میلی‌لیتر تولوئن اضافه گردید. به هر یک از لوله‌ها، به مدت ۱۵ تا ۲۰ ثانیه ورتکس گردید. پس از تشکیل دو فاز جداگانه، فاز رنگی بالایی با دقت جدا و مقدار جذب در دستگاه اسپکتوفتومتر با طول موج ۵۲۰ نانومتر قرائت شد و مقدار پرولین با استفاده از منحنی استاندارد آن براساس میکرومول پرولین بر گرم وزن تازه گیاه بدست آمد (Bates et al., 1973).

## سنجش میزان کربوهیدرات

برای اندازه‌گیری میزان کربوهیدرات، ابتدا عصاره الکی از برگ‌ها تهیه شد. بدین منظور ۰/۱ گرم نمونه برگ با ۵ میلی‌لیتر اتانول ۸۰ درصد در هاون چینی کاملاً ساییده شد و به مدت ۱۰ دقیقه در بن‌ماری با دمای ۷۰ درجه سانتی‌گراد قرار داده شد. پس از جداشدن عصاره الکی حاوی قندهای محلول و قسمت پایینی همراه با ۵ میلی‌لیتر اتانول ۸۰٪ دوباره برای تکرار عصاره‌گیری به بن‌ماری منتقل شد. عصاره بدست آمده به مدت ۱۰ دقیقه در سرعت ۱۰۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ گردید. قسمت شفاف بالایی جدا شده و برای اندازه‌گیری مقدار قندهای محلول مورد استفاده قرار گرفت. در مرحله بعد، ۳ میلی‌لیتر از محلول انترون به ۱۰۰ میکرولیتر از عصاره اضافه شد و

در این فرمول‌ها ChIa, ChIb, ChIT و Car به ترتیب غلظت کلروفیل a، کلروفیل b، کلروفیل کل و کاروتنوئیدها (شامل کاروتن‌ها و گزانتوفیل‌ها) است. نتایج حاصل از اندازه‌گیری مقدار رنگرزه‌های فتوسنتزی برحسب میلی‌گرم بر گرم وزن تر محاسبه و ارائه شد.

## نشت یونی

به این منظور از برگ کاملاً توسعه یافته دیسک‌هایی تهیه و سه بار با آب دیونیزه شستشو شد. نمونه‌ها در ظرف سر بسته حاوی ۱۰ میلی‌لیتر آب دیونیزه قرار گرفت، به مدت ۲۴ ساعت و در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد روی شیکر تکان داده شد. پس از پایان زمان مورد نظر نمونه‌ها در طول موج ۲۸۰ نانومتر قرائت شد (Lt). سپس نمونه و محلول به مدت ۲۰ دقیقه در فشار ۱۲۱ پاسکال در اتوکلاو قرار داده شد و دوباره در طول موج ۲۸۰ نانومتر قرائت انجام شد (L0). برای محاسبه از فرمول زیر استفاده شد (Redmann et al., 1986).

$$\text{نشت مواد محلول (\%)} = \frac{L_t}{L_0} * 100$$

## محتوی نسبی آب

برای اندازه‌گیری این صفت ۰/۵ گرم از جوان‌ترین برگ توسعه یافته هر گیاه (FW) را جدا کرده و بعد نمونه‌ها به مدت ۲۴ ساعت در آب مقطر شناور گردید. پس از گذشت این مدت وزن اشباع برگ اندازه‌گیری شد (TW). سپس برگ‌ها به مدت ۲۴ ساعت در آون در دمای ۷۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفت و بعد از گذشت این مدت وزن خشک (DW) آنها اندازه گرفته شد (Ritchie & Nguyen, 1990).

$$\%RWC = \frac{FW - DW}{TW - DW}$$

همکاران (۲۰۰۵) اندازه گیری شد. ۰/۱ میلی لیتر عصاره به همراه ۳/۹ میلی لیتر عصاره DPPH اضافه شد و پس از ۳۰ دقیقه در طول موج ۵۱۷ نانومتر قرائت شد و از رابطه زیر ظرفیت آنتی اکسیدانی محاسبه شد.

$$\text{درصد ظرفیت آنتی اکسیدانی} = (A_0 - A) / A_0 \times 100$$

#### تجزیه و تحلیل آماری

داده های حاصل از این آزمایش با نرم افزار آماری SAS 9.2 تجزیه و تحلیل شد و مقایسه میانگین ها با استفاده از آزمون LSD در سطح احتمال ۵٪ انجام گردید.

#### نتایج

##### شاخص های مورفولوژیک

طبق نتایج تجزیه واریانس (جدول ۳) اثرات سرب، سیلیسیم و اثرات متقابل آنها بر بیشتر صفات مورفولوژیک در گیاه گشنیز در سطح احتمال ۱٪ معنی دار بود، به طوری که در بیشتر صفات مورفولوژیک مانند وزن تک بوته، وزن ریشه، قطر طوقه، تعداد برگ، قطر و طول ریشه تیمار ۳ میلی مولار سیلیسیم به همراه خاک بدون آلودگی بالاترین مقدار را برای این شاخص ها داشت و با بالارفتن میزان آلودگی سرب میزان این صفات به طور محسوسی کاهش پیدا کرد. هر چند تیمار با نانوذره سیلیسیم توانست سبب بهبود شرایط رشدی گیاه گشنیز در شرایط تنش شود (جدول ۵).

##### محتوی نسبی آب (RWC) و نشت غشاء

با توجه به تجزیه واریانس داده ها (جدول ۴) اثرات سیلیسیم و سرب و اثرات متقابل آنها بر صفات محتوی نسبی آب و نشت غشاء در سطح احتمال ۱٪ معنی دار شد و تنها اثر ساده سیلیسیم بر نشت غشاء تفاوت معنی داری را نشان نداد. سرب سبب کاهش ۲۹ و ۱۲ درصدی به ترتیب در صفات محتوی آب نسبی

به مدت ۲۰ دقیقه در بن ماری ۱۰۰ درجه سانتی گراد قرار گرفت و مقدار قند محلول با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۶۲۵ نانومتر براساس استاندارد گلوکز و واحد میلی گرم بر گرم وزن تازه اندازه گیری شد (Irrigoyen et al., 1992).

##### تهیه عصاره برای سنجش ترکیب های فنلی و ظرفیت آنتی اکسیدانی

برای سنجش محتوی فنل کل و ظرفیت آنتی اکسیدانی ابتدا عصاره گیری انجام شد. آنگاه اندام هوایی گیاهان بلافاصله پس از انتقال به آزمایشگاه در سایه خشک شدند و عصاره آماده شد، بدین ترتیب به ۰/۱ گرم پودر خشک، ۱۰ میلی لیتر حلال متانول اضافه شد و پس از سانتریفیوژ در مراحل بعدی از این عصاره استفاده شد.

##### سنجش محتوی ترکیب های فنلی کل

محتوی فنلی با روش Marinova و همکاران (۲۰۰۵) و با استفاده از معرف فولین-سیوکالتیو اندازه گیری شد. به ۰/۲ میلی لیتر عصاره، ۱/۸ میلی لیتر آب دو بار تقطیر و ۰/۲ معرف فولین-سیوکالتیو رقیق شده و پس از ۵ دقیقه ۰/۲ میلی لیتر محلول بی کربنات سدیم و ۰/۸ میلی لیتر آب مقطر اضافه شد و پس از ۹۰ دقیقه جذب نمونه ها در طول موج ۷۵۰ نانومتر قرائت شد. محتوی ترکیب های فنلی کل عصاره ها بر حسب میلی گرم اسید گالیک بر وزن خشک نمونه بیان گردید.

##### ارزیابی فعالیت آنتی اکسیدانی

۲ و ۲ دی فنیل-۱-پیکریل هیدرازیل (DPPH) یک ترکیب رادیکالی پایدار با رنگ بنفش می باشد که با احیاء شدن توسط عناصر دهنده الکترون یا هیدروژن به دی فنیل پیکریل هیدرازین زرد رنگ تبدیل می شود. فعالیت پاکسازی رادیکال های آزاد DPPH براساس AKowuah و

بدست آمد و کمترین آن (۰/۱۶۰ میکرومول پرولین بر گرم وزن تر) در تیمار خاک بدون آلودگی با سرب و ۳ میلی مولار سیلیسیم بدست آمد (جدول ۶).

#### کربوهیدرات

محتوی کربوهیدرات برگ گشنیز تحت تأثیر غلظت‌های مختلف سرب، سیلیسیم و ترکیب تیماری این دو قرار گرفت (جدول ۴). به طوری که بیشترین میزان کربوهیدرات (۱/۸۴ میلی گرم بر گرم وزن تازه) در تیمار شاهد بدون محلول پاشی نانو ذرات سلسیم بدست آمد و با افزایش غلظت تا ۱۵۰۰ میلی گرم بر کیلوگرم میزان کربوهیدرات به پایین ترین سطح خود (۰/۴۷ میلی گرم بر وزن تازه) کاهش یافت (جدول ۶)، اما محلول پاشی با نانو ذرات سیلیسیم توانست تا حدی این کاهش کربوهیدرات را در حضور سرب به طور معنی داری تحت تأثیر قرار دهد.

#### محتوی فنل کل و ظرفیت آنتی اکسیدانی

محتوی فنل کل و ظرفیت آنتی اکسیدانی گیاه به طور معنی داری تحت تأثیر فاکتورهای سرب و نانو ذرات و اثرات متقابل آنها قرار گرفت (جدول ۴). تیمار شاهد بالاترین میزان ترکیب‌های آنتی اکسیدانی را به خود اختصاص داد، هرچند حضور نانو ذرات سیلیسیم میزان این ظرفیت را تا حدی بالاتر برد، اما اختلاف معنی داری را در این تیمارها موجب نشد. کمترین میزان ظرفیت آنتی اکسیدانی (۴۸٪) در تیمار سرب ۱۵۰۰ میلی گرم بر لیتر بدون محلول پاشی بدست آمد و در تمامی تیمارها نانو ذره سیلیسیم توانست میزان ظرفیت آنتی اکسیداتی را بالا ببرد که این مسئله می تواند مبین این موضوع باشد که سرب به ویژه در غلظت بالا سبب تخریب سیستم و چهره‌های داخل گیاه شده و سیستم‌های دفاعی را در گیاه از کار بیندازد، اما نانوذرات سیلیسیم سبب کاهش اثرات مخرب تنش شده و سبب بهبود این سیستم‌های دفاعی و مقابله گیاه با این اثرات شوند (جدول ۶).

و نشت غشاء شد، اما ترکیب آن با محلول پاشی سیلیسیم در طی رشد سبب کاهش نشت غشاء گردید. بیشترین نشت غشاء در بالاترین غلظت سرب در شرایط بدون محلول پاشی (۸۵/۵٪) و کمترین (۴۴٪) آن در تیمار بدون سرب در ترکیب با بالاترین میزان سیلیسیم بدست آمد. به طوری که بیشترین محتوی نسبی آب در تیمار شاهد (۷۴٪) و کمترین مقدار آن نیز در بالاترین غلظت سرب در ترکیب با محلول پاشی سیلیسیم بدست آمد، البته در هر دو مورد بین غلظت‌های مختلف سیلیسیم تفاوت معنی داری مشاهده نشد (جدول ۶).

#### رنگرزه‌های فتوسنتزی

اثرات سرب، سیلیسیم و اثرات متقابل آنها در سطح احتمال ۱٪ بر صفات رنگرزه‌های گیاهی معنی دار شد (جدول ۴). نتایج نشان داد با افزایش غلظت سرب میزان رنگرزه‌های فتوسنتزی کاهش یافت و تحت تأثیر غلظت‌های مختلف سیلیسیم میزان کلروفیل a، b، کل و کارتنوئید تغییر یافت. به طوری که بیشترین میزان کلروفیل، کلروفیل a، b، کل و کارتنوئید در تیمار غلظت بالای سیلیسیم و خاک بدون سرب شد و کمترین میزان رنگرزه‌ها نیز در تیمار سرب ۱۵۰۰ میلی گرم بر کیلوگرم و بدون محلول پاشی با سیلیسیم مشاهده شد (جدول‌های ۵ و ۶).

#### محتوی پرولین

بر اساس نتایج تجزیه واریانس (جدول ۴) تأثیر نانو ذرات سیلیسیم و سرب و اثرات متقابل آنها بر محتوی پرولین گیاه در سطح احتمال ۱٪ معنی دار بود. البته با بالا رفتن سطوح تنش محتوی پرولین گیاه نیز افزایش یافت و بیشترین میزان آن در بالاترین سطح آلودگی با سرب مشاهده گردید، اما محلول پاشی با سیلیسیم توانست اثرات این تنش را تخفیف داده و محتوی پرولین گیاه را به طور معنی داری کاهش دهد. به طوری که بیشترین میزان پرولین (۰/۵۷ میکرومول پرولین بر گرم وزن تر) در غلظت ۱۵۰۰ میلی گرم بر کیلوگرم سرب بدون کاربرد با سیلیسیم

جدول ۳- نتایج تجزیه واریانس اثر سرب و سیلیسیم بر خصوصیات مورفولوژیک گیاه گشنیز

میانگین مربعات											درجه آزادی	منابع تغییرات
ماده خشک ریشه	ماده خشک برگ	سطح برگ	ارتفاع گیاه	طول ریشه	قطر ریشه	تعداد برگ	قطر طوقه	وزن ریشه	وزن بوته			
۱۸۴/۵۱ **	۱۱/۱۲ **	۶۰۱۲۶/۱۸ **	۴۴/۲۳ **	۷/۴۶ **	۰/۳۷ **	۱/۸۲	۰/۰۹ **	۰/۰۰ **	۰/۳۴ **	۳	تنش سرب	
۸۲/۰۸ **	۶۷/۳۴ **	۸۶۳۳۳۸/۱۴ **	۴۰/۱۳ **	۱۷/۷۴ **	۰/۱۲ **	۰/۹۰	۱/۰۴ **	۰/۰۰ **	۰/۱۲ **	۲	سیلیسیم	
۱۱۳/۹۲ **	۴۴/۸۸ **	۱۰۵۳۷/۸۸ **	۲۳/۹۷ **	۶/۹۲ **	۰/۰۰ **	۳/۸۱	۰/۲۱ **	۰/۰۰ **	۰/۰۲ **	۶	سرب × سیلیسیم	
۴۲/۲۶ **	۳/۶۵	۸۷۷/۲۷	۴/۹۵۲	۰/۵۸۲	۰/۰۰۱	۰/۹۰۹	۰/۰۱۸	۰/۰۰	۰/۰۰	۳۶	اشتباه آزمایش	
۲۰/۵۶	۱۱/۰۷	۱۰/۲۵	۸/۹۱	۶/۶۵	۵/۲۰	۱۶/۴۹	۷/۶۵	۲/۹۴	۳/۳۵		ضریب تغییرات (%)	

\*\*, \* و ns: به ترتیب معنی دار بودن در سطح احتمال ۵٪، ۱٪ و عدم تفاوت معنی داری است.

جدول ۴- نتایج تجزیه واریانس اثر سرب و سیلیسیم بر ترکیبات بیوشیمیایی گیاه گشنیز

میانگین مربعات											درجه آزادی	منابع تغییرات
آنتی اکسیدان	فلاونوئید	فنل	قند	پرولین	کارتنوئید	کلروفیل کل	کلروفیل b	کلروفیل a	محتوی آب نسبی	نشت غشا		
**	۲۲۷۷/۲۸ **	۱۱۰۴/۲۸ **	**	۰/۱۱ **	۴۴/۱۳ **	۷۵۲/۳۵ **	۲۶/۴۶ **	۴۷۷/۵ **	۵۸۱/۳۱ **	۵۸۰/۷۶ **	۳	تنش سرب
۱۰۹۷/۵۸	۲۳۰۷۷/۵۷ **	۱۴۲/۲۷ **	۰/۰۰ ns	۰/۹ **	۲۹/۷۸ **	۱۰۴/۵۹ **	۲۹/۲۲ **	۵۳/۶۲	۱۳۳/۱۳ **	۱۲/۶۷ ns	۲	سیلیسیم
۲۴۷/۱۶ **	۱۱۱۰/۱۸ **	۶۰۵/۸۷ **	**	۰/۰۲۲ **	۱۲/۱۴ **	۸۲/۶۶ **	۸/۹۵ **	۹۳/۷۳ **	۲۸/۱ **	۱۴۱/۵۰ **	۶	سرب × سیلیسیم
۲۸/۸۴ **	۴۷/۷۷	۰/۹۰	۰/۰۰	۰/۰۰۵	۰/۳۰	۰/۱۶	۰/۱۶	۰/۰۰	۱/۵۲	۴۳/۳۸	۳۶	اشتباه آزمایش
۰/۶۲	۶/۹۶	۱/۱۴	۸/۹۹	۲۴/۵۴	۴/۹۱	۰/۹۹	۴/۹۳	۱۱/۸۴	۱/۳۰	۵/۶۶		ضریب تغییرات

\*\*, \* و ns: به ترتیب معنی دار بودن در سطح احتمال ۵٪، ۱٪ و عدم تفاوت معنی داری است.



جدول ۵- مقایسه میانگین تأثیر سرب و سیلیسیم بر خصوصیات رشدی گیاه گشنیز

کلروفیل a (میلی گرم وزن تازه)	ماده خشک ریشه (%)	ماده خشک برگ (%)	سطح برگ (میلی متر مربع)	ارتفاع گیاه (سانتی متر)	طول ریشه (سانتی متر)	قطر ریشه (سانتی متر)	تعداد برگ	قطر طوقه (سانتی متر)	وزن ریشه (گرم)	وزن تک بوته (گرم)	سیلیسیم (میلی مولار)	سرب (میلی گرم بر کیلوگرم)
۳۲/۸۴ cde	۰/۰۱۳ b	۵/۳ bcd	۲۳۶/۲۵ ghf	۲۳/۹ cd	۱۰/۹ ed	۰/۹۱ c	۶ ab	۱/۱۹ f	۰/۰۵۲ e	۰/۴۱ c	۰	
۴۳/۵ a	۰/۰۱۸ ab	۷/۷ a	۳۹۱/۲۵ b	۳۰/۱۳ a	۱۴/۸۲ a	۱/۰۴ b	۶/۶۵ a	۲/۰۲ b	۰/۰۶ c	۰/۷۰ b	۱/۵	۰
۴۰/۶۵ ab	۰/۰۲۶ ab	۶/۱ abcd	۵۳۱/۵ a	۲۶/۶۶ bc	۱۱/۶۲ bcd	۱/۱۴ a	۵/۴ abc	۲/۲۹ a	۰/۰۸۷ a	۰/۷۴ a	۳	
۳۱ def	۰/۰۰۹ b	۵/۷ abcd	۲۲۵ ghi	۲۳/۱۶ d	۹/۸۷ ef	۰/۷۷ d	۵ bc	۱/۵۳ d	۰/۰۴۳ g	۰/۲۹ g	۰	
۳۶/۸۵ bc	۰/۰۱۱ b	۶/۱ abcd	۳۰۴/۵ dc	۲۲/۴۳ ed	۱۰/۰۳ ef	۰/۸۳ d	۵/۵۶ bc	۱/۸۵ c	۰/۰۶۰ d	۰/۲۹ g	۱/۵	۵۰۰
۳۹ ab	۰/۰۱۹ b	۷/۳ ab	۳۴۲/۲۵ c	۲۴ cd	۱۲/۲۵ bc	۰/۹۱ c	۵/۴ abc	۱/۹۲ bc	۰/۰۷۹ b	۰/۳۱ f	۳	
۲۸/۳۲ ef	۰/۰۰۶ b	۴/۹ dc	۱۹۵/۲۵ hi	۱۹/۷ e	۹ f	۰/۷۰ e	۵/۵ abc	۱/۴۱ ed	۰/۰۴ h	۰/۲۰ i	۰	
۳۰/۲۱ ef	۰/۰۴۴ a	۵/۷ abcd	۲۲۲/۵ ghi	۲۲/۴۳ ed	۱۱/۸۳ bcd	۰/۷۷ d	۶ ab	۱/۵۱ d	۰/۰۴۳ g	۰/۳۱ f	۱/۵	۱۰۰۰
۳۸/۲۳ abc	۰/۰۱۹ ab	۶/۷ abc	۲۹۴/۷۵ ed	۲۷/۵۳ ab	۱۲/۰۲ bcd	۰/۸۲ d	۷ a	۱/۸۷ c	۰/۰۵ f	۰/۳۶ d	۳	
۲۰/۷۵ g	۰/۰۰۶ b	۴ d	۱۸۶/۵ i	۲۲/۰۶ ed	۱۱/۲۵ cd	۰/۴۷ f	۶/۶۵ a	۱/۳۳ e	۰/۰۲۶ j	۰/۱۸ j	۰	
۲۵ f	۰/۰۰۹ b	۵ dc	۲۲۲/۵ ghi	۲۴/۲۶ bcd	۱۱/۳۵ cd	۰/۶۵ e	۴ c	۱/۴۴ ed	۰/۰۳۵ i	۰/۲۶ h	۱/۵	۱۵۰۰
۲۹/۵۳ ef	۰/۰۱۰ b	۵/۲ bcd	۲۵۸ efg	۲۲ ed	۱۲/۶۵ b	۰/۶۹ e	۶/۲۵ ab	۱/۵۳ d	۰/۰۵۰ f	۰/۳۴ e	۳	

میانگین‌های با حروف مشترک در هر ستون از لحاظ آماری در سطح احتمال ۵٪ تفاوت معنی‌داری را براساس آزمون LSD نشان نمی‌دهند.

جدول ۶- مقایسه میانگین تأثیر سرب و سیلیسیم بر خصوصیات رشدی گیاه گشنیز

نشت غشاء (%)	محتوی آب نسبی	آنتی اکسیدان (%)	محتوی فنل (میلی گرم اسیدگالیک/گرم وزن خشک)	کربوهیدرات (میلی گرم بر گرم وزن تازه)	پرولین (میکرومول پرولین بر گرم وزن تر)	کارتنوئید (میلی گرم بر گرم وزن تازه)	کلروفیل کل (میلی گرم بر گرم وزن تازه)	کلروفیل ب (میلی گرم بر گرم وزن تازه)	سیلیسیم (میلی مولار)	سرب (میلی گرم بر کیلوگرم)
۵۳/۶۶ g	۷۳/۸۹ a	۷۳/۴۸ a	۶۷/۴۳ h	۱/۸۴ a	۰/۱۶ e	۹/۲۶ e	۴۳/۲۶ d	۶/۴۰ efd	۰	
۴۸/۸۸ i	۷۴/۷۷ a	۷۳/۹۵ a	۹۰/۶۴ c	۰/۹۸ edf	۰/۱۶ e	۱۲/۲۶ c	۴۶/۲۶ c	۹/۴۱ c	۱/۵	۰
۴۴/۴۱ jh	۷۴/۱۰ a	۷۴/۴۱ a	۶۱/۲۱ i	۰/۷۴ cde	۰/۱۶ e	۱۵/۶۲ a	۵۲/۷۹ a	۱۲/۱۳ a	۳	
۷۱/۷۵ d	۷۰/۰۲ ab	۵۴/۴۱ g	۸۰/۲۵ f	۱/۰۲ cd	۰/۳۶ bc	۷/۲۵ f	۴۰ e	۶/۲۶ ef	۰	
۶۲ e	۶۴/۱۳ cd	۶۲/۶۷ c	۱۰۰/۲۵ a	۱/۰۸ c	۰/۳۲ cd	۱۳/۰۷ c	۴۶/۶۶ c	۹/۸ c	۱/۵	۵۰۰
۵۱/۶۳ h	۷۱/۷۰ ab	۶۶/۰۴ b	۹۹/۴۲ a	۱/۱۵ ef	۰/۲۹ cd	۱۴ b	۴۸ b	۱۱ b	۳	
۸۲/۲۵ b	۵۹/۹۲ de	۵۱/۱۵ h	۸۵/۵۱ d	۰/۸۸ b	۰/۴۴ b	۹/۵ e	۳۵/۱۷ g	۶/۸۴ ed	۰	
۷۱/۱۹ d	۷۰/۸۷ ab	۵۸/۱۵ e	۸۳/۸۴ e	۱/۳۷ b	۰/۳۴ bcd	۱۱/۰۷ d	۳۷/۲۷ f	۷/۰۶ d	۱/۵	۱۰۰۰
۶۰/۵۹ f	۶۷/۷۳ bc	۶۱/۳۹ a	۹۵/۶۴ b	۱/۳۹ g	۰/۲۲ ed	۱۲/۹۴ c	۴۸/۰۷ b	۹/۸۳ c	۳	
۸۵/۵۰ a	۵۵/۶۶ e	۴۸ j	۸۵/۱۲ ed	۰/۴۷ f	۰/۵۷ a	۷/۷۶ f	۲۶/۶۴ j	۵/۸۹ f	۰	
۸۲/۲۵ b	۶۳/۱۵ cd	۵۰ i	۶۷/۱۷ h	۰/۸۱ ed	۰/۳۸ bc	۸ f	۳۰ i	۶ f	۱/۵	۱۵۰۰
۸۰/۷۵ c	۵۵/۲۸ e	۵۶/۵۵ f	۶۷/۹۲ g	۰/۹۸ edf	۰/۲۳ ed	۹/۶۷ e	۶۷/۳۳ h	۷/۰۸ d	۳	

میانگین‌های با حروف مشترک در هر ستون از لحاظ آماری در سطح احتمال ۵٪ تفاوت معنی‌داری را براساس آزمون LSD نشان نمی‌دهند.

## بحث

سرب به دلیل انباشت زیاد در بخش‌های سطحی خاک به راحتی در دسترس گیاهان قرار می‌گیرد و با جذب از طریق ریشه‌ها موجب تغییر در برخی فرایندهای متابولیکی گیاه و اختلال در رشد و نمو آنها می‌شود (Parsadoost *et al.*, 2007). مسمومیت با سرب در درجه اول بازدارنده رشد ریشه است و کاهش توسعه سیستم ریشه‌ای به محدود شدن رشد بخش هوایی هم منتهی می‌شود. کاهش رشد ریشه و بخش هوایی تحت تنش سرب می‌تواند به دلیل تجمع زیاد سرب در ریشه و لیگنینی شدن دیواره تحت تأثیر فلز سنگین باشد (Almeida *et al.*, 2007). کاهش فتوسنتز در نتیجه اختلال در ساختار کلروپلاست، ممانعت از ساخت کلروفیل، پلاستوکوئینون و کاروتنوئیدها، جلوگیری از انتقال الکترون، جلوگیری از فعالیت آنزیم‌های چرخه کلون و کمبود دی‌اکسیدکربن به دلیل بسته شدن روزنه‌ها ایجاد می‌شود که همه این موارد به کاهش رشد و توسعه گیاه می‌انجامد (Akinci *et al.*, 2010). با افزایش غلظت سرب در خاک، مقدار سطح برگ در مقایسه با تیمار شاهد کاهش یافته است. ریشه‌های گیاه به سرعت از طریق کاهش رشد و تغییر در الگوی انشعابات، به سرب جذب شده واکنش نشان می‌دهند. همچنین براساس برخی تحقیقات، کاهش رشد ریشه ممکن است به دلیل لیگنینی شدن دیواره سلولی تحت تنش فلز سنگین (Almeida *et al.*, 2007) یا در اثر مستقیم تنش فلز بر هسته سلولی باشد. اثرات سودمند سیلیسیم در رشد، توسعه و تحمل گیاهان در برابر تنش فلزات سنگین در برخی از گونه‌های گیاهی گزارش شده است (Prabagar *et al.*, 2011; Ye *et al.*, 2012). محققان زیادی گزارش کردند که سیلیسیم در رشد و ارتفاع و عملکرد گیاهان و همچنین در فیزیولوژی و متابولیسم گیاهان مختلف، اثرات مثبت بیشماری را دارد (Gong *et al.*, 2003; Amiri *et al.*, 2014). افزایش عملکرد و تعداد

میوه در هر بوته گیاه کدو در شرایط تنش با کاربرد ۱ میلی‌مولار سیلیسیم در محلول غذایی مشاهده شده است (Savves *et al.*, 2002). گزارش شده است که سیلیسیم استحکام برگ‌ها را افزایش و پیری برگ را به تأخیر انداخته و میزان کلروفیل و فعالیت آنزیم روبیسکو و سرعت فتوسنتز را افزایش می‌دهد (Liang *et al.*, 2007; Liu *et al.*, 2013). تأثیر مثبت سیلیسیم بر افزایش حجم و وزن ریشه‌ها در شرایط تنش گزارش شده است (Al-aghaby *et al.*, 2004).

در حالت کلی با افزایش غلظت سرب، محتوی نسبی آب برگ گیاهان کاهش می‌یابد. بسیاری از فلزات سنگین فعالیت پروتئین‌های کانالی آب را در گیاهان تغییر می‌دهند، روزنه‌های برگ را می‌بندند، در نتیجه جریان آب را در گیاه متوقف می‌سازند (Sharma & Dubey, 2005). سرب در ریشه‌ها بر اساس اتصال به محل‌های تغییرپذیر یون، روی دیواره سلول‌ها و رسوب فوق سلولی و اساساً به شکل کربنات سرب ذخیره شده در دیواره سلول‌ها می‌باشد (Soltani *et al.*, 2006). کاهش تعرق و محتوی آب در گیاهان تیمار شده با سرب را می‌توان به اختلال در رشد گیاه که به کاهش سطح برگ و اندام‌های دخیل در عمل تعرق، کوچک ماندن سلول‌های محافظ روزنه، کاهش مقدار ترکیب‌های نگهدارنده تورژسانس سلولی و نیز خاصیت انعطاف‌پذیری دیواره سلولی، افزایش مقدار ABA و اختلال در تنفس و فسفولارسیون اکسیداتیو نسبت داد (Seregin & Ivanov, 2001). سرب در گیاه می‌تواند با کاهش اندازه و تعداد سلول‌های نگهبان روزنه، کاهش انتقال آب به برگ‌ها و کاهش سطح برگ، آسیب دیواره سلولی و در نتیجه اختلال در سرعت تعرق برگ و بروز تغییرات فراساختاری در اندام‌های سلول، محتوی نسبی آب برگ را کاهش دهد (Cenkci *et al.*, 2010).

سرب با جلوگیری از سنتز کلروفیل تأثیر منفی بر فرایند فتوسنتز دارد، بدین ترتیب که با جلوگیری از جذب عناصر ضروری مثل Mg و Fe از سنتز کلروفیل جلوگیری می‌کند. دستگاه فتوسنتز نیز به دلیل محدودیت لیگاندهای پروتئینی N-S- تخریب می‌شود و افزایش فعالیت کلروفیل از نیز سبب افزایش تخریب کلروفیل در شرایط فراوانی سرب می‌شود و کاهش مقدار کاروتنوئیدها احتمالاً به دلیل فروپاشی ساختار آنها در اثر سمیت سرب بود (Sharma & Dubey, 2005). تخریب کلروفیل در گیاهان تیمار شده با سرب ناشی از افزایش فعالیت کلروفیل از می‌باشد (Piotrowska et al., 2010). در شرایط کمبود سیلیسیم سنتز کلروفیل و در پی آن میزان فتوسنتز گیاه کاهش می‌یابد که دلیل این امر را می‌توان به نقش سیلیسیم در زنجیره فتوسنتزی و ممانعت از تخریب زنجیره کلروفیلی توسط سیلیسیم نسبت داد (Agarie et al., 1993). البته تأثیر سیلیسیم در افزایش تولید آنزیم رابیسکو نیز توسط دیگر محققان گزارش شده است (Adtina & Beasford, 1986).

افزایش محتوی پرولین در تنش‌های مختلف زیستی و غیرزیستی، در واقع یکی از سازوکارهای گیاه برای افزایش مقاومت است. پرولین با حفظ تعادل اسمزی بین سیتوپلاسم و واکوئل و همچنین به‌عنوان نقش اسمولیتی به‌عنوان مخزن کربن و نیتروژن سبب مقاومت گیاه به تنش می‌شود. تجمع پرولین در شرایط تنش ممکن است به دلیل کاهش اکسیداسیون پرولین یا تحریک سنتز آن از گلوتامات یا افزایش فعالیت آنزیم پروتئاز اولین نقش محافظت‌کنندگی آنزیم‌های سیتوزولی (حفاظت از آنزیم کربوکسیلاز) در ساختار سلولی را بر عهده دارد، از این رو پرولین در شرایط تنش، در سلول انباشته می‌شود (Akbari mogadam, 2012) که موجب استحکام دیواره سلولی و پاکسازی هیدروکسیل‌های تولیدی تحت تنش در گیاه می‌گردد.

سیلیسیم به شکل سیلیکا ( $\text{SiO}_2 \cdot n\text{H}_2\text{O}$ ) در آپوپلاست دیواره سلولی رسوب کرده و باعث استحکام بافت می‌گردد، زمانی که دیواره سلولی سخت‌تر می‌شود، در اثر پسابیدگی برگ، کاهش بیشتری در قابلیت آب اتفاق می‌افتد، پس در محتوی نسبی آب مورد نظر شیب قابلیت آبی از برگ تا خاک در تیمار سیلیسیم در مقایسه با تیمار شاهد منفی‌تر است (Sang et al., 2002). کاربرد سیلیسیم در محیط رشد گیاه باعث کاهش نفوذپذیری غشاء پلاسمایی سلول‌های برگ شده و ساختار کلروپلاست‌ها را که آسیب‌پذیری زیادی در اثر سمیت ناشی از تنش دارند، بهبود می‌بخشد. در واقع سیلیسیم روی ساختار و کارکرد غشاء پلاسمایی مؤثر است. نتایج بدست آمده از اندازه‌گیری پایداری غشاء سلولی تحت شرایط تنش نشان می‌دهد که سیلیسیم ممکن است به وسیله کاهش در نفوذپذیری غشاء سلولی و همچنین ممانعت از پراکسید شدن غشاء پلاسمایی و پایداری آن در شرایط تنش باعث کاهش اثر سمیت شده و رشد گیاه را بهبود می‌دهد (Zhu et al., 2004).

یکی از علل کاهش مقدار کلروفیل، مهار بیوسنتز آن به وسیله فلزات سنگین به‌ویژه سرب است. فلزات سنگین به وسیله جلوگیری از سنتز آنزیم‌های گاما-آمینولولونیک اسید دهیدروژناز و ممانعت از تشکیل کمپلکس پروتوکلروفیلد ردوکتاز سبب مهار بیوسنتز کلروفیل می‌شوند. برهم‌کنش متقابل فلز سنگین با گروه سولفیدریل آنزیم‌ها مهمترین سازوکار این مهارها عنوان شده است (Khatibi et al., 2008). بنابراین به نظر می‌رسد که تأثیر مثبت سیلیسیم به دلیل رسوب آن در پهنک برگ، تأثیر بر ساختار کلروپلاست و نیز افزایش غلظت برگ در واحد سطح شود که سبب بالا بردن توانایی گیاه در استفاده از نور می‌شود. برخی محققان نیز این افزایش را به علت تأثیر سیلیسیم در افزایش کارایی فتوسیستم II دانستند (Torabi et al., 2013).

گیاهان برای مقابله با تنش اکسیداتیو ایجاد شده، دارای سیستم دفاعی با کارایی بالا هستند که می‌توانند رادیکال‌های آزاد را از بین برده یا خنثی کنند؛ این سیستم دفاعی شامل آنزیم‌های آسکوربات پراکسیداز، کاتالاز، سوپراکسید دسموتاز، پراکسیداز، گلوتاتیون ردوکتاز، مهار فعالیت رادیکال DPPH، ترکیب‌های فنلی و تعداد دیگری از مواد آنتی‌اکسیداتیو می‌باشد (Walker & Kersie, 1993). ترکیب‌های فنولی به‌عنوان یکی از ترکیب‌های آنتی‌اکسیدانت موجود در گیاه در افزایش تحمل گیاهان به فلزات سنگین تأثیر بسزایی دارند. در واقع در گیاهانی که تحت تنش فلزات سنگین قرار می‌گیرند فنل‌های متصل به دیواره بیش از فنل‌های محلول در گیاه تحت تأثیر قرار می‌گیرند (Kovacik *et al.*, 2010). ترکیب‌های فلاونوئیدی به‌عنوان بزرگترین گروه ترکیب‌های فنلی به‌طور وسیعی به‌ویژه در گیاهان دارویی حضور داشته و هم به‌عنوان عامل آنتی‌اکسیدان و هم کلاته‌کننده فلزات سنگین در گیاهان تحت تنش نقش دارند (Matsouka *et al.*, 2011).

برخی محققان علت این امر را به این ترتیب عنوان کردند که هنگامی که CO<sub>2</sub> موجود در داخل یک سلول فتوسنتزی به علت حضور فلزات سنگین محدود شود فعالیت‌های چرخه کلوبین کاهش می‌یابد اما فتوسیستم فعال باقی می‌ماند؛ که این منجر به یک انرژی تحریکی بیشتر در فتوسیستم شده و الکترون‌های انباشته شده در زنجیره انتقال الکترون به اکسیژن رسیده و این منجر به تولید رادیکال‌های آزاد می‌شود. غیر فعال شدن رادیکال‌های آزاد در مرکز زنجیره فتوشیمیایی سرآغاز واکنش‌های فتوشیمیایی در فتوسیستم دو می‌شود که این به صورت استرس اکسیداتیو بروز می‌کند و موجب افزایش در مقادیر فنول و فلاونوئید می‌شود که نتایج حاصل از این مطالعه این امر را تأیید می‌کند. در مورد pH پایین جلبک با افزایش ورود دی‌اکسیدکربن نسبت فتوسنتز به تنفس در گیاه به هم

پرولین باعث پایداری پروتئین، تنظیم فشار اسمزی و محافظت از ساختارهای سلولی در شرایط تنش‌های محیطی به‌ویژه تنش فلزات سنگین می‌شود که با افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی از جمله سوپراکسید دسموتاز از آسیب ناشی از گونه‌های فعال اکسیژن می‌کاهد (Veselov *et al.*, 2003).

غلظت بالای فلزات سنگین قادر به اختلال در متابولیسم قندها در گیاهان می‌باشند. در واقع، میزان قندهای کل در گیاهان، نشان‌دهنده اثر سمی فلزات سنگین بر روی متابولیسم کربن می‌باشد. افزایش غلظت سرب و کادمیوم در گیاهان گوجه‌فرنگی منجر به مهار متابولیسم کربوهیدرات شد (Hattab *et al.*, 2009). در واقع علت کاهش کربوهیدرات گیاه در حضور تنش‌های مختلف را می‌توان به انرژی بیشتر گیاه در شرایط تنش و استفاده از منابع کربوهیدراتی نسبت داد. سیلیسیم با تأثیر بر مواد قندی سبب افزایش آنها می‌شود. به‌ویژه در شرایط تنش سیلیسیم محتوی قندهای احیاکننده و محلول را در سلول افزایش می‌دهد. برخی محققان اذعان داشتند که سیلیسیم در شرایط تنش فرایندهای متابولیک و حفظ متابولیسم را در حد مطلوب نگه داشته و با افزایش کربوهیدرات گیاهان را از تخریب اکسیداتیو محافظت کرده و سبب بقای ساختار پروتئین خواهد شد (Verma & Dubey, 2001; Saadatmand & Enteshary, 2013).

نتایج حاصل از پژوهش نشان داد که افزایش غلظت سرب سبب افزایش میزان فنل گیاه با روند صعودی شد و محلول‌پاشی با نانو ذره سیلیسیم نیز میزان این متابولیت را تا حدی افزایش داد. نتایج این تحقیق با نتایج Gelich و همکاران (۲۰۱۵) بر روی گیاه یونجه مطابقت داشت و تیمار گیاه با فلز سرب سبب افزایش محتوی فنل کل گیاه شد. در واقع زمانی که گیاه در معرض تنش‌های محیطی مهم قرار می‌گیرد رادیکال‌های آزاد در گیاه تولید می‌شوند که

- Nutrition, 27(12): 2101-2115.
- Alloway, B.J., 2010. Heavy Metals in Soils: Trace Metals and Metalloids in Soils and their Bioavailability. Blackie Academic and Professional, London, England, 613p.
  - Almeida, A.F., Valle, A.A., Mielke, M.S., Gomes, F.P. and Braz, J., 2007. Tolerance and prospection of phytoremediator woody species of Cd, Pb, Cu and Cr. Plant Physiology, 19: 83-98.
  - Amiri A., Bagheri, A., Khajeh, M., Najafabadi pour, F. and Yadollahi, P., 2014. Effect of silicone foliar application on yield and antioxidant enzymes activity of safflower under limited irrigation conditions. Journal of Crop Production Research, 5(4): 372-361.
  - Arnon, D.I., 1949. Copper enzymes in isolated chloroplasts polyphenoloxidase in *Beta vulgaris*. Plant Physiology, 24: 1-15.
  - Asgari, H., Najafi, N. and Moghise, E., 2015. Effect of soil contamination with heavy metals on the production of medicinal plants. Journal of Land Management, 2(2): 11-122.
  - Bates, L.S., Waldern, R.P. and Tear, I.D., 1973. Rapid determination of free proline for water stress studies. Plant Soil, 39: 205-207.
  - Beketov, E.V., Pakhomov, V.P. and Nesterova, O.V., 2005. Improved method of flavonoid extraction from bird cherry fruits. Pharmaceutical Chemistry Journal, 39(6): 316-318.
  - Cenkci, S., Cioerci, I.H., Yildiz, M., Oezay, C., Bozdao, A. and Terzi, H., 2010. Lead contamination reduces chlorophyll biosynthesis and genomic template stability in *Brassica rapa* L. Environmental Experimental Botany, 67: 467-470.
  - Chen, W., Yao, X., Cai, K. and Chen, J., 2011. Silicon alternatives drought stress of rice plants by improving plant water status, photosynthesis and mineral nutrient absorption. Biological Trace Element Research, 142(1): 67-76.
  - El-Rjoob, A.W.O., Massadeh, A.M. and Omari, M.N., 2008. Evaluation of Pb, Cu, Zn, Cd, Ni and Fe levels in *Rosmarinus officinalis* Labaiatae (Rosemary) medicinal plants and soils in selected zones in Jordan. Environmental Monitoring and Assessment, 140: 61-68.
  - Estrella-Gomez, N., Mendoza-Cozatl, D., Moreno-Sanchez, R., Gonzalez-Mendoza, D., Zapata-Perez, O., Martinez-Hernandez, A. and Santiamaria, J.M., 2009. The pb-hyperaccumulator aquatic fern (*Salviana minima*), responds to pb<sup>+2</sup> by increasing phytochelatin
- می‌ریزد و این خود دوباره باعث استرس اکسیداتیو گیاه می‌شود (Han et al., 2012; Moss, 1973).
- به‌عنوان نتیجه‌گیری نهایی می‌توان گفت که سیلیسیم به‌عنوان یک عنصر مفید و ضروری برای برخی از گیاهان شناخته شده‌است. نتایج این پژوهش کاهش معنی‌دار بسیاری از فاکتورها را در گیاه گشنیز به اثبات رساند، اما محلول‌پاشی با نانو ذرات سیلیسیم سبب بهبود رشدی در گیاه گشنیز در شرایط تنش سرب و بدون سرب شد که این مطلب نیز مؤید اثرات سودمند این عنصر بر گیاه مورد مطالعه می‌باشد.
- ### منابع مورد استفاده
- Adtina, M.H. and Beasford, R.T., 1986. The effects of silicon on cucumber plants grown in recirculating nutrient solution. Journal of Annual of Botany, 58(3): 343-351.
  - Agarie, S., Uchida, H., Agata, W., Kubota, F. and Kaufman, P.B., 1993. Effects of silicon on growth, dry matter production and photosynthesis in rice plant (*Oryza sativa* L.). Crop Production and Improvement Technology, 34: 225-234.
  - Ahmed, M., Hassen, F. and Khurshid, Y., 2011. Does silicon and irrigation have impact on drought tolerance mechanism of sorghum? Agriculture Water Management, 98(12): 1808-1812.
  - Akbari Mogadam, R., 2012. Dry matter partitioning and wheat varieties morphological reaction under drought conditions at different growth stages. Ph.D. Thesis. Zabol Agriculture University, Zabol, Iran.
  - Akinci, I.E., Akinci, S. and Yilmaz, K., 2010. Response of tomato (*Solanum lycopersicum* L.) to lead toxicity: Growth, element uptake, chlorophyll and water content. African Journal of Agriculture Research, 5: 416-423.
  - Akowuah, G.A., Ismail, Z., Norhayati, I. and Sadikun, A., 2005. The effects of different extraction solvents of varying polarities on polyphenols of *Orthosiphon stamineus* and evaluation of the free radicalscavenging activity. Food Chemistry, 93: 311-317.
  - Al-aghaby, K., Zhu, Z. and Shi, Q., 2004. Influence of silicon supply on chlorophyll content, on chlorophyll fluorescence, and antioxidative enzyme activities in tomato plants under salt stress. Journal of Plant

- Lin, C., Liu, J., Zhu, T., Sheng, L. and Wang, D., 2009. Soil amendment application levels. *Environmental & Experimental Botany*, 65: 410-416.
- Liu, J., Zhang, H., Zhang, Y. and Chai, T., 2013. Silicon attenuates cadmium toxicity in *Solanum nigrum* L. by reducing cadmium uptake and oxidative stress. *Plant Physiology Biochemical*, 68: 1-7.
- Ma, J.F. and Yamaji, N., 2008. Functions and transport of silicon in plants. *Cellular and Molecular Life Science*, 65: 3049-3057.
- Ma, J.F., Tamai, K., Ichii, M. and Wu, K., 2002. A rice mutant defective in active Si uptake. *Plant Physiology*, 130: 2111-2117.
- Maleki, A., Gharibi, F., Alimohammadi, M., Daraei, H. and Zandsalimi, Y., 2014. Concentration levels of heavy metals in irrigation water and vegetables grown in peri-urban areas of Sanandaj, Iran. *Journal of Advances in Environment Health Research*, 1(2): 81-88.
- Marinova, D., Ribarov, F. and Atanassova, M., 2005. Total phenolics and total flavonoids in Bulgarian fruits and vegetables. *Journal of the University of Chemical Technology and Metallurgy*, 40(3): 255-260.
- Matsouka, I., Beri, D., Chinou, I., Haralampidis, K.G. and Spyropoulos, C., 2011. Metals and selenium induce medicarpin accumulation and excretion from the roots of fenugreek seedlings: a potential detoxification mechanism. *Plant and Soil*, 343(1-2): 235-245.
- Michalska, M. and Asp, H., 2001. Influence of lead and cadmium on growth, heavy metal uptake and nutrient concentration on three lettuce cultivars grown in hydroponic culture. *Communication in Soil Science and Plant Analyses*, 32: 571-583.
- Moss, B., 1973. The influence of environmental factors on the distribution of freshwater algae: an experimental study: II. The role of pH and the carbon dioxide-bicarbonate system. *The Journal of Ecology*, 61: 157-177.
- Pais, I. and Jones, J., 2000. *The Handbook of Trace Elements*. St Lucie Press, 240p.
- Parsadoost, F., Bahreininejad, B., Safarisanjani, A. and Kaboli, M., 2007. Phytoremediation of lead with native rangeland plants in Irankooh polluted soils. *Pajuhesh va Sazandegi*, 75: 54-63.
- Piotrowska, A., Bajguz, A., Godlewska-Z-Ylkiewicz, B. and Zambrzycka, E.B., 2010. Changes in growth, biochemical components, and antioxidant activity in aquatic plant *Wolffia arrhiza* (Lamiaceae) exposed to via changes in smpcs expression and in ohytochelatin synthase activity. *Aquatic Toxicology*, 91: 320-328.
- Ghelich, S., Zarinkamar, F. and Niknam, V., 2015. Lead accumulation and it's effects on peroxidase activity, phenolic and flavonoid compounds in seedling stage of *Medicago sativa* L. *Journal of Plant Research*, 28(1): 164-174.
- Girisha, S.T. and Ragavendra, V.B., 2009. Accumulation of heavy metals in leafy vegetables grown in urban areas by using sewage water and its effect. *Archives of Phytopathology and Plant Protection*, 42(10): 956-959.
- Gong, H., Chen, K., Chen, G., Wang, S. and Zhang, C.H., 2003. Effects of silicon on growth of wheat under drought. *Journal of Plant Nutrition*, 26: 1055-1063.
- Han, J.W., Yoon, M., Kupper, F.D., Klochkova, T.A., Oh, J.S., Rho, J.R. and Kim, G.H., 2012. Accumulation of galloyl derivatives in a green alga, *Spyrogyra varinas*, in response to cold stress. *Journal of Applied Phycology*, 24: 1279-1286.
- Hattab, S., Chouba, L., Ben, M., Mehouchi, T. and Boussetta, H., 2009. Cadmium and copper induced DNA damage in *Pisum sativum* roots and leaves as determined by the comet assay. *Plant Biosystems*, 10: 1080-1087.
- Irrigoyen, J.H., Emerich, D.W. and Sanchez Diaz, M., 1992. Water stress induced changes in concentration of proline and total soluble sugars in nodulated alfalfa (*Medicago sativa*) plants. *Physiologia Plantarum*, 84: 55-66.
- Khatibi, M., Rashed, M.H., Ganjeali, A. and Lahooti, M., 2008. The effects of different nickel concentration on some morpho-physiological characteristics of parsley. *Iranian Journal of Field Crops Research*, 2: 292-302.
- Khoshgofatr Manesh, A., 2007. *Plant Nutrition*. Isfahan University of Technology Publication Center, 542p.
- Kovacik, J., Klejdus, B., Hedbavny, J., Cova, S. and Zon, J., 2010. Significance of phenols in cadmium and nickel uptake. *Journal of Plant Physiology*, 168: 576-584.
- Liang, Y., Sun, W., Zhu, Y.G. and Christie, P., 2007. Mechanisms of silicon mediated alleviation of a biotic stresses in higher plants: a review. *Environmental Pollution*, 147: 422-428.
- Liang, Y., Wong, J. and Long, W., 2005. Silicon mediated enhancement of cadmium tolerance in maize (*Zea mays* L.) grown in cadmium contaminated soil. *Chemosphere*, 58: 475-483.

- Seregin, I.V. and Ivanov, V.B., 2001. Physiological aspects of cadmium and lead toxic effects on higher plants. *Russian Journal of Plant Physiology*, 48: 523-544.
- Shahnaz, G., Enteshari, S., Delvar, K. and Behyar, M.B., 2011. Interactive effects of silicon and aluminum on the malondialdehyde (MDA), proline, protein and phenolic compounds in *Borago officinalis* L. *Journal of Medicinal Plants Research*, 5(24): 5818-5827.
- Sharma, P. and Dubey, R.S., 2005. Lead toxicity in plants. *Plant physiology*, 17: 35-52.
- Shivhare, L. and Sharma, S., 2012. Effect of toxic heavy metal contaminated soil on an ornamental plant *Georgina wild* (Dahlia). *Journal of Environment Analytical Toxicology*, 2: 156-159.
- Sinha, P., Dube, B.K., Srivastava, P. and Chatterjee, C., 2006. Alteration in uptake and translocation of essential nutrients in cabbage by excess lead. *Chemosphere*, 65: 651-656.
- Soltani, F., Ghorbanli, M. and Manouchehri-kalantari, K.H., 2006. Effect of cadmium on photosynthetic pigments, sugars and malondealdehyde content in *Brassica napus* L. *Iranian Journal of Biology*, 2: 136-145.
- Street, R.A., Kulkarni, M.G., Stirk, W.A., Southway, C. and Van Staden, J., 2007. Toxicity of metal elements on germination and seedling growth of widely used medicinal plants belonging to hyacinthaceae. *Bulletin Environmental Contamination Toxicology*, 79: 371-376.
- Torabi, F., Majd, A., Enteshary, S.H. and Ayrian, S., 2013. Study of effect of silicon on some anatomical and physiological characteristics of borage (*Borago officinalis* L.) in hydroponic conditions. *Journal of Cell & Tissue*, 4(3): 275-285.
- Verma, S. and Dubey, R.S., 2001. Effect of cadmium on soluble sugars and enzymes of their metabolism in rice. *Biologia Plantarum*, 44: 117-123.
- Veselov, D., Kuudoyarova, G., Szymonyan, M. and Veselov, S.T., 2003. Effect of cadmium on ion uptake, transpiration and cytokinin content in wheat seedling. *Plant Physiology*, 117: 353-359.
- Walker, M.A. and Mc Kersie, B.D., 1993. Role of the ascorbate glutathione antioxidant system in chilling resistance of tomato. *Journal of Plant Physiology*, 141: 234-239.
- Ye, J., Yan, C.L., Liu, J.C., Lu, H.L., Liu, T. and Song, Z.F., 2012. Effects of silicon on the distribution of cadmium and lead. *Archives Environmental Contamination and Toxicology*, 58: 594-604.
- Prabagar, S., Hodson, M.J. and Evans, D.E., 2011. Silicon amelioration of aluminium toxicity and cell death in suspension cultures of Norway spruce (*Picea abies* (L.) Karst.). *Environmental Experiment Botany*, 70: 266-276.
- Prakash, V., 1990. *Leafy Spices*. Boca Raton: CRC Press Inc, 128p.
- Rai, V. and Mehrotra, S., 2008. Chromium-induced changes in ultra morphology and secondary metabolites of *Phyllanthus amarus* Schum & Thonn. an hepatoprotective plant. *Environmental Monitoring Assessment*, 147: 307-315.
- Rai, V., Khatoon, S., Rawat, A.K. and Mehrotra, S., 2007. Disruption of elements uptake due to excess chromium in Indian medicinal plants. *Biological Trace Element Research*, 120: 127-132.
- Redmann, R.E., Haraldson, J. and Gusta, L.V., 1986. Leakage of UV absorbing substances as a measure of salt injury in leaf tissue of woody species. *Physiologia Plantarum*, 67: 87-91.
- Ritchie, S.W. and Nguyen, H.T., 1990. Leaf water content and gas exchange parameters of two wheat genotypes differing in drought resistance. *Crop Science*, 30: 105-111.
- Ruley, A.T., Nilesh, C.S., Shivendra, V.S., Shree, R.S. and Kenneth, S.S., 2006. Effect of lead and chelators on growth, photosynthetic activity and pb uptake in *Sesbania dormancies* grown in soil. *Environment Pollution*, 144: 11-18.
- Saadatmand, M. and Enteshary, S.H., 2013. The effects of pretreatment duration with silicon on salt stress in Iranian borage (*Echium amoenum* Fisch & C.A. mey). *Journal of science and Technology of Greenhouse culture*, 3(4): 45-47.
- Sang, G.K., Ki, W.K., Eun, W.P. and Doil, C., 2002. Silicon-induced cell wall fortification of rice leaves: A possible cellular mechanism of enhanced host resistance to blast. *Phytopathology*, 92: 1095-1103.
- Savvas, D., Manos, G., Kotsiras, A. and Souvaliotis, S., 2002. Effect of silicon and nutrient induced salinity on yield, flower quality and nutrient uptake of gerbera grown in a closed hydroponic system. *Journal of Applied Botanic*, 76: 153-158.
- Sefidkon, F., 1999. Effect of essential oil in shoot and fruit of coriander. *Iranian Journal of Medicinal and Aromatic Plants*, 13: 32-38.



- Chinese cabbage cultivars in northeastern China. *Environmental Sciences*, 21: 1598-1606.
- Zhu, Z., Wei, G., Li, J., Qian, Q. and Yu, J., 2004. Silicon alleviates salt stress and increases antioxidant enzymes activity in leaves of salt-stressed cucumber (*Cucumis sativus* L.). *Plant Science*, 167(3): 527-533.
- cadmium compartmentation in root tips of *Kandelia obovata* (S., L.) Yong. *Environmental Pollution*, 162: 369-373.
- Zhiqiang, X., Qixing, Z. and Weitao, L., 2009. Joint effects of cadmium and lead on seedlings of four

## Effects of silicon nano-particle nutrition on growth and physiological characteristics of *Coriandrum sativum* L. under lead stress

H. Fatemi<sup>1</sup>, B. Esmailpour<sup>2\*</sup>, A. Soltani-Toolarood<sup>3</sup> and A. Nematollah Zadeh<sup>4</sup>

1- Ph.D. student, Department of Horticultural Science, Mohaghegh Ardabili University, Ardebil, Iran

2\*- Corresponding author, Department of Horticultural Science, Mohaghegh Ardabili University, Ardebil, Iran

E-mail: behsmaiel@yahoo.com

3- Department of Soil Science, Mohaghegh Ardabili University, Ardebil, Iran

4- Department of Chemistry Engineering, Mohaghegh Ardabili University, Ardebil, Iran

Received: June 2017

Revised: September 2017

Accepted: October 2017

### Abstract

Silicon (Si) is the second most abundant element in the earth crust. Silicon has been shown to ameliorate the adverse effects of heavy metals on plants. This research was aimed to investigate the effects of silicon nano-fertilizer nutrition on growth and physiological characteristics of coriander (*Coriandrum sativum* L.) under lead stress. The study was conducted in a factorial experiment based on a completely randomized design with four replications in the research greenhouse of Mohaghegh Ardabili University during 2016. Experimental treatments included soil contamination by PbCl<sub>2</sub> (0, 500, 1000 and 1500 mg/kg soil) and foliar spraying with silicon nano-fertilizer (0, 1.5 and 3 mM). Morphological studied traits including plant height, leaf number and area, fresh and dry weight of root and plant, root and stem diameter, physiological parameters such as photosynthetic pigments, electrolyte leakage, relative water contents, proline, carbohydrates, phenol, antioxidants were measured. Results indicated that lead stress reduced the morphological characteristics such as plant height, plant fresh and dry weight, and stem and root diameter, so that the increased content of lead led to decrease of plant dry weight, root weight, root and stem diameter, root length, plant height, leaf area and dry weight up to 57, 50, 20, 41, 15, 42 and 25%, respectively. Foliar spraying with silicon (3mM) led to improve most of morphological traits of coriander. The content of chlorophyll a, chlorophyll b, total chlorophyll, carotenoid and carbohydrate in leaves was increased with increasing lead concentration in soil. However, silicon foliar spraying improved these traits under lead stress. Proline, phenol, flavonoid and antioxidant capacity were significantly increased with increasing concentration of lead up to 1500mg/kg. In general, it can be concluded that the use of silicon nanoparticles for coriander can reduce the negative effects of lead stress to a satisfactory level.

**Keywords:** Chlorophyll, heavy metal stress, phenol, flavonoid, nanoparticles.