

## تأثیر محلول پاشی نانوذرات آهن بر بهبود برخی صفات فیزیولوژیک و مورفولوژیک خرفه (*Portulaca oleracea* L.) تحت تنش کادمیوم

زهرا نوری آکندی<sup>۱</sup>، حسن مکاریان<sup>۱\*</sup>، همت‌اله پیردشتی<sup>۲</sup>، محمدرضا عامریان<sup>۱</sup>، مهدی برادران فیروزآبادی<sup>۱</sup>،  
محمدعلی تاجیک قنبری<sup>۳</sup>

<sup>۱</sup> گروه زراعت، دانشکده کشاورزی دانشگاه صنعتی شاهرود،<sup>۲</sup> گروه زراعت، پژوهشکده ژنتیک و زیست فناوری کشاورزی طبرستان،  
دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری،<sup>۳</sup> گروه گیاه پزشکی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری  
(تاریخ دریافت: ۱۳۹۷/۱۰/۱۶، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۸/۰۱/۲۸)

### چکیده

به منظور بررسی تأثیر محلول پاشی نانوذرات آهن بر بهبود برخی صفات فیزیولوژیک و مورفولوژیک خرفه تحت تنش کادمیوم، پژوهشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار در سال ۱۳۹۶ و در گلخانه تحقیقاتی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری انجام شد. تیمارهای آزمایشی شامل شش سطح عنصر کادمیوم (صفر، ۰/۲۵، ۰/۵، ۰/۷۵ و ۱/۰ و ۱۲۵ میلی‌گرم در کیلوگرم خاک از منبع کلرید کادمیوم) و پنج سطح محلول پاشی نانوذرات آهن (صفر، ۰/۲۵، ۰/۵، ۰/۷۵ و ۱ گرم در لیتر) بود. نتایج نشان داد برهمکنش نانوذرات آهن و کادمیوم بر صفت سطح برگ، وزن خشک ریشه و پرولین در سطح پنج درصد و بر وزن خشک برگ و شاخص سبزیگی برگ در سطح یک درصد اثر معنی‌داری داشت. روند پاسخ سطح برگ با افزایش میزان کادمیوم در سطوح صفر، ۰/۵ و ۰/۷۵ و ۱ گرم در لیتر محلول پاشی نانوذرات آهن به صورت خطی و کاهشی بود اما با محلول پاشی ۰/۲۵ گرم در لیتر به صورت دو تکه‌ای بیان شد. محلول پاشی نانوذرات آهن سبب افزایش میزان وزن خشک ریشه تا سطح ۲۵ میلی‌گرم در کیلوگرم کادمیوم خاک گردید اما در سطوح بالاتر وزن خشک ریشه با شیب کاهشی همراه بود. در این میان غلظت ۰/۵ گرم در لیتر محلول پاشی نانوذرات آهن با ۳۴/۸۰ درصد نسبت به شاهد بیشترین تأثیر را در افزایش وزن خشک ریشه داشت. میزان عدد اسپد در هر دو سطح ۰/۵ و ۰/۷۵ تا غلظت ۲۵ میلی‌گرم در کیلوگرم کادمیوم خاک به ترتیب ۱۱/۱۹ و ۲۸/۹۰ درصد به نسبت شاهد افزایش یافت. با این وجود در سطوح بالاتر کادمیوم عدد اسپد با روند کاهشی همراه بود. در مجموع، نتایج نشان داد که محلول پاشی نانوذرات آهن می‌تواند تا حدودی در بهبود تحمل به تنش کادمیوم در گیاه خرفه مؤثر باشد.

کلمات کلیدی: تنش، گیاه پالایی، فلزات سنگین، نانوذرات

### مقدمه

صنعتی‌شدن، تولید انرژی، فعالیت‌های کشاورزی و تولید زباله‌های شهری، میزان فلزات سنگین در خاک افزایش یافته است (Megateli et al., 2009). یکی از منابع بسیار مهم در افزایش آلودگی خاک، تخلیه فاضلاب‌های شهری است. این

آلودگی فلزات سنگین یکی از اساسی‌ترین مشکلات زیست‌محیطی است که جهان مدرن با آن روبرو است (نادری و همکاران، ۱۳۹۱). با توجه به فعالیت‌های انسانی، افزایش

\* نویسنده مسئول، نشانی پست الکترونیکی: h.makarian@shahroodut.ac.ir

گل جعفری (Shah *et al.*, 2017) اشاره نمود. Abo-Kassem و همکاران (۱۹۹۵) نشان دادند که تیمار گیاهان گندم با غلظت ۱۰ میکرومولار کادمیوم باعث کاهش ۲۰ درصدی میزان رشد نسبی در این گیاهان گردید. همچنین در مطالعه دیگری بیان شد میزان رشد نسبی گیاه جو تحت تنش کادمیوم با غلظت ۵۴ میکرومولار، ۸۵ درصد کاهش یافت (Vassilev, 2003).

روش‌های مختلفی برای ترمیم و اصلاح خاک‌های آلوده به فلزات سنگین وجود دارند که در این بین روش‌های تثبیت، شستن خاک و گیاه‌پالایی به‌عنوان بهترین روش‌ها شناخته شده‌اند. گیاه‌پالایی که به آن پالایش سبز نیز گفته می‌شود، به‌عنوان یک روش پالایش درجا شناخته شده است که از گیاهان برای اصلاح خاک‌های آلوده استفاده می‌کند (Willey, 2007). خوشبختانه با استفاده از فناوری زیستی و توانایی‌های موجود در طبیعت میزان صدمه به محیط‌زیست را می‌توان به حداقل رساند. گیاه‌پالایی روش پالایشی است که شامل جذب، تغییر شکل، تجمع و یا تصعید آلاینده‌ها با کمک گیاهان برای زدودن آلودگی‌های آب، خاک و هوا است (Mulligan *et al.*, 2001). به‌طور کلی، برای انتخاب یک گیاه برای هدف گیاه‌پالایی باید قدرت جذب بالای گیاه، تولید زیست‌توده بالا و انتقال زیاد عنصر از ریشه به ساقه مد نظر قرار بگیرد (Zhang *et al.*, 1997).

از طرفی وضعیت تغذیه‌ای آهن می‌تواند بر جذب اختصاصی و غیراختصاصی فلزات سنگین اثرگذار باشد (Cohen *et al.*, 2004). آهن جزء ساختار سیتوکروم‌ها، فردوکسین‌ها و لگ‌هموگلوبین‌هاست و در بسیاری از فعالیت‌های حیاتی گیاه از قبیل فتوسنتز، تنفس و تثبیت مولکولی نیتروژن شرکت می‌کند. همچنین آهن در ساختمان پروتئین‌های هم (Heme-proteins) به‌کار رفته که این ترکیبات پیش‌نیاز ساخت کلروفیل هستند (Sanchez *et al.*, 2005). فلزات سنگین قابلیت دسترسی و جذب آهن در آپوپلاست ریشه، جذب به درون سلول‌های ریشه و انتقال به بخش هوایی را کاهش می‌دهند و سبب می‌شوند آهن کمتری در اختیار برگ‌ها قرار گیرد. گزارش شده است که در وضعیت کمبود آهن،

فاضلاب‌ها که برای آبیاری مزارع نیز استفاده می‌شوند، اگر چه سرشار از مواد مغذی هستند، اما همزمان منبعی غنی از فلزات سمی و سرطان‌زا نیز هستند (MacFarlane *et al.*, 2007). فلزات سنگین قادر به انتقال و انباشت در گیاهان، حیوانات و انسان‌ها هستند که در غلظت‌های بالا در نهایت منجر به مهار رشد و حتی مرگ می‌شوند (Mishra *et al.*, 2006). علاوه بر این فلزات سنگین دارای پایداری طولانی مدت در بدن انسان هستند که ممکن است مسائل بهداشتی خطرناکی را برای انسان ایجاد کند. عوامل متعددی از جمله گونه گیاهی و شرایط خرد اقلیم، آلودگی محیط‌زیست بر غلظت این فلزات در گیاهان تأثیر می‌گذارند (Broadley *et al.*, 2007). این فلزات در غلظت‌های بالا سبب تخریب غشاء پلاسمایی سلول‌های گیاهی، اختلال در فعالیت آنزیم‌های سازنده پروتئین‌های ساختمانی و یا جایگزین شدن در ساختمان مواد حیاتی و در نتیجه مختل شدن فعالیت آنها می‌شوند (صدوری و قرچه، ۱۳۹۲).

در بین فلزات سنگین، کادمیوم (Cd) یکی از سمی‌ترین عناصر است که هیچ‌گونه ارزش غذایی برای گیاهان ندارد اما به‌راحتی توسط ریشه و بافت‌های گیاهی در سطوح بالا جذب می‌شود (Prasad, 1995). سازمان مواد سمی و بیماری‌های آمریکا (Agency for Toxic Substances and Disease Registry) کادمیوم را در اولویت فهرست ده ماده خطرناک و سمی خود قرار داده است (Kammeno, 2000). کادمیوم به راحتی به گروه‌های سولفاتیک مانند پروتئین و آنزیم‌ها متصل شده و به این ترتیب عملکرد آنها را کاهش می‌دهد (Aibibu *et al.*, 2010) همچنین این فلز می‌تواند از طریق تخریب کلروپلاست، کاهش فتوسنتز، تخریب آنزیم‌های درگیر در تثبیت CO<sub>2</sub>، پراکسیداسیون لیپید و اختلال در متابولیسم نیتروژن و گوگرد سبب سمیت در گیاه شود (Das *et al.*, 1997). مطالعات بسیاری در زمینه تأثیر مخرب کادمیوم بر رشد گیاهان انجام شده است که از جمله آنها می‌توان به گیاه خرفه (Yaghoobian *et al.*, 2016)، بادرنجبویه (یعقوبیان و همکاران، ۱۳۹۵)، گوجه‌فرنگی (رحیمی و همکاران، ۱۳۹۷) و

بیماری‌های عفونی را دارا است (Safdari and Kazemitabar, 2007; Shidfar et al., 2009). این گیاه از نقطه نظر فیزیولوژیکی دارای قابلیت تحمل بسیار بالا در محیط‌های آلوده به فلزات سنگین بوده و گیاه مناسبی برای کاشت و پالایش محیط و خاک از فلزات سنگین به شمار می‌رود (Tiwari et al., 2008). در زمینه تأثیر نانوذرات آهن بر تحمل به تنش غلامی و همکاران (۱۳۹۵) بیان کردند که کاربرد نانوکلات آهن باعث کاهش میزان مالون دی‌آلدهید و افزایش پرولین و فعالیت آنزیم‌های کاتالاز و پراکسیداز و در نهایت سبب بهبود و افزایش رشد گیاه ریحان تحت تنش شوری گردید. در تحقیق دیگری اثنی‌عشری و انتشاری (۱۳۹۷) گزارش کردند که کاربرد نانوذرات آهن سبب افزایش میزان پروتئین و فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز تحت تنش آلومینیوم گردید. طبق گزارش فتحی و زاهدی (۱۳۹۳)، محلول پاشی آهن و روی به شکل نانوذرات نسبت به شکل معمول آنها تأثیر بیشتری بر رشد گیاهان ذرت دارد. با این حال، شکل نانو از نظر تعدیل اثرات شوری بر رشد گیاه برتری نداشت. حیدری و همکاران (۱۳۹۴) نیز گزارش کردند در سطوح بالای تنش خشکی، محلول پاشی نانو اکسید آهن سبب افزایش میزان رنگدانه‌ها، جذب عناصر کانی و در نهایت افزایش عملکرد دانه در گیاه کنجد را در پی داشت. در آزمایش Konate و همکاران (۲۰۱۷) نیز مشخص گردید که تجمع کادمیوم، مهار رشد ریشه و تنش اکسیداتیو در گیاهچه‌های خیار و گندم با افزودن نانوذرات آهن به طور قابل توجهی کاهش یافت. بنابراین هدف از انجام پژوهش حاضر بررسی امکان استفاده از نانوذرات آهن بر بهبود تحمل به تنش کادمیوم در گیاه خرفه در نظر گرفته شد.

#### مواد و روش‌ها

این پژوهش در سال ۱۳۹۶ در پژوهشکده ژنتیک و زیست‌فناوری کشاورزی طبرستان واقع در دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری به صورت آزمایش فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار انجام شد. تیمارهای

جذب و تجمع فلزات سنگین افزایش می‌یابد (Tafvizi et al., 2014). به طور کلی کادمیوم در جذب و انتقال طبیعی عناصر غذایی در گیاه تداخل ایجاد می‌کند و بخشی از اثرات سوء آن در گیاه مربوط به برهم زدن تعادل عناصر غذایی و تداخل در جذب عناصر ضروری است. در آزمایشی نشان داده شد کادمیوم خاک موجب تخریب ساختمان برگ و در نتیجه اختلال در تعرق گیاه و جذب عناصر از ریشه می‌گردد. در نتیجه میزان انتقال عناصر ضروری برای گیاه در قسمت‌های بالای خاک کاهش می‌یابد. از طرفی فقدان آهن می‌تواند ژن‌های مؤثر بر جذب این عنصر را فعال کند که این ژن‌ها ممکن است جذب و انتقال فلزات دو ظرفیتی از قبیل روی و کادمیوم را نیز تسهیل کند (Cohen et al., 1998). هر چند وجود برخی فلزات از جمله آهن در خاک برای رشد طبیعی گیاهان ضروری است، غلظت‌های بالای این عناصر از طریق افزایش رادیکال‌های آزاد سمی و القا تنش اکسیداتیو می‌تواند عاملی برای بازدارندگی رشد و ایجاد علائم سمیت شود (Suh et al., 2002)، بنابراین تعیین میزان مطلوب آن از اهمیت به‌سزایی برخوردار است.

یکی از مهم‌ترین کاربردهای فناوری نانو در کشاورزی استفاده از ترکیبات نانو در تغذیه گیاه است (Rezai et al., 2010) زیرا جذب و انتقال این ترکیبات از طریق برگ به سهولت انجام می‌شود (Liu et al., 2006). نانوکودها خصوصیات مطلوب مانند غلظت مؤثر، قابلیت حل‌پذیری مناسب، ثبات و تأثیرگذاری بالا و رهایش کنترل‌شده را دارند که سبب افزایش کارایی عناصر غذایی می‌شوند (Naderi et al., 2013). گیاه دارویی خرفه با اسم علمی *Portulaca oleracea* L. و با نام انگلیسی Purslane از تیره خرفه (Portulacaceae)، گیاهی گرمادوست است که مسیر فتوسنتزی آن از نوع C<sub>4</sub> بوده و قابل تبدیل به CAM است. خرفه حاوی مقادیر زیادی مواد با خواص درمانی فوق‌العاده و ترکیبات بی‌نظیر چربی مانند امگا ۳ (اسید لینولنیک) و اسیدهای چرب غیراشباع دیگر و همچنین دارای مقدار قابل ملاحظه‌ای ویتامین‌های A، C، E و بتا کاروتن است و توانایی خنثی کردن رادیکال‌های آزاد را دارا بوده و پتانسیل جلوگیری از بیماری‌های قلبی-عروقی، سرطان و

هشت برگی صورت گرفت که در دو مرحله به فاصله زمانی هفت روز یکبار انجام شد. ده روز پس از اتمام دوره محلول‌پاشی، بوته‌ها کف‌بر شده، وزن تر و خشک گیاهان با ترازوی دیجیتالی، ارتفاع بوته با خط‌کش، قطر ساقه با کولیس دیجیتالی سطح برگ با نرم‌افزار Digimizer، صفات فیزیولوژیک از جمله نشت الکتروولت (Lutts *et al.*, 1995)، محتوای نسبی آب برگ (RWC)، شاخص سبزیگی برگ (عدد اسپد) با کلروفیل متر (SPAD-502, Minolta, Japan) و هدایت روزنه‌ای با استفاده از دستگاه پرومتر (مدل KR1310, KOREA) بر حسب واحد میلی‌مول بر متر مربع در ثانیه و صفات بیوشیمیایی شامل پراکسیداسیون لیپیدی غشا، هیدروژن پراکسید و پرولین اندازه‌گیری شدند. برای اندازه‌گیری محتوای نسبی آب برگ یک برگ از برگ‌های انتهایی گیاه برداشت و بلافاصله توزین و به لوله‌های آزمایش حاوی آب مقطر منتقل و بعد از ۲۴ ساعت وزن آماس برگ‌ها تعیین شد. سپس نمونه‌های برگ‌ها در آون در دمای ۷۲ درجه و به مدت ۴۸ ساعت خشک و محتوای رطوبت نسبی برگ‌ها با استفاده از رابطه ۲ به دست آمد (Schonfeld *et al.*, 1988).

$$RWC = \frac{WF - WD}{WT - WD} \times 100 \quad (\text{رابطه ۲})$$

که در این رابطه WF: وزن تر برگ، WD: وزن خشک برگ و WT: وزن آماس برگ است.

به منظور اندازه‌گیری نشت الکتروولت نمونه برگ‌ها در لوله‌های آزمایش حاوی ده میلی‌لیتر آب مقطر قرار گرفت. پس از گذشت ۲۴ ساعت، هدایت الکتریکی هر نمونه با دستگاه EC متر (CON 410) اندازه‌گیری شد (EC<sub>1</sub>). به منظور اندازه‌گیری میزان کل نشت الکتروولت‌ها در اثر مرگ سلول، لوله‌های آزمایش در دستگاه بن‌ماری با دمای ۹۰ درجه و به مدت ۲۰ دقیقه قرار داده شدند و مجدداً هدایت الکتریکی نمونه‌ها ثبت گردید (EC<sub>2</sub>). سپس درصد نشت الکتروولت‌ها با استفاده از رابطه ۳ محاسبه شد (Teutonica *et al.*, 1993).

$$\text{نشت الکتروولت} = \frac{EC_1}{EC_2} \times 100 \quad (\text{رابطه ۳})$$

میزان هیدروژن پراکسید با استفاده از روش Alexieva و همکاران (۲۰۰۱) و براساس واکنش H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> با پتاسیم یدید (KI)

آزمایشی شامل شش سطح عنصر کادمیوم (صفر، ۲۵، ۵۰، ۷۵، ۱۰۰ و ۱۲۵ میلی‌گرم در کیلوگرم خاک از منبع کادمیوم کلرید) و پنج سطح محلول‌پاشی نانوذرات آهن (صفر، ۰/۲۵، ۰/۵، ۰/۷۵ و ۱ گرم در لیتر) بود. ابتدا نانوذرات آهن صفر ظرفیتی پایدار شده با اسید آسکوربیک (AAS-ZVIN) در دمای محیط از طریق احیای آهن کلرید (FeCl<sub>3</sub>) توسط سدیم بر هیدرات (NaBH<sub>4</sub>) براساس رابطه ۱ سنتز شد (Zhang *et al.*, 2011; Huang *et al.*, 2014; Savasari *et al.*, 2015). (رابطه ۱)

$$2FeCl_3 + 6NaBH_4 + 18H_2O \rightarrow 2Fe^0 + 6NaCl + 6B(OH)_3 + 21H_2$$

در ابتدا ۱۰۰ میلی‌لیتر محلول، شامل مخلوط ۰/۱۶ مولار سدیم بر هیدرات و ۰/۱ مولار سود (NaOH) در آب دی‌یونیزه آماده شد. سپس به‌طور جداگانه ۱۰۰ میلی‌لیتر محلول (۳۰ میلی‌لیتر اتانول و ۷۰ میلی‌لیتر آب دی‌یونیزه) حاوی مخلوط ۰/۱ مولار آسکوربیک اسید و آهن کلرید ۰/۱ مولار تهیه شد. در مرحله بعد سدیم بر هیدرات حل شده با سود داخل بورت ریخته و به‌صورت قطره قطره (یک قطره در هر دو ثانیه) به محلول آهن کلرید اضافه گردید. در طول ساخت نانوذرات آهن صفر ظرفیتی پایدار شده محلول به‌صورت یکنواخت و با سرعت ثابت توسط همزن برقی همزده و در پایان برای اطمینان کامل از شرایط احیا و اتمام واکنش، محلول حاصل به مدت ۳۰ دقیقه روی همزن برقی باقی ماند. به‌منظور تعیین اندازه نانوذرات آهن صفر ظرفیتی پایدار شده نیز از دستگاه میکروسکوپ الکترونی روبشی (SEM) استفاده گردید (کاشانی و همکاران، ۱۳۹۷).

خاک مورد نظر برای آزمایش از عمق ۳۰ - ۰ سانتی‌متری خاک مزرعه پژوهشی دانشگاه برداشت و به نسبت دو به یک با ماسه مخلوط و از الک دو میلی‌متری عبور داده شد. سپس خاک به شش قسمت مساوی تقسیم و مقادیر مورد نظر کادمیوم به آن اضافه و بین گلدان‌ها توزیع شد. ابتدا در هر گلدان ده بذر گیاه خرفه کاشته و پس از سبزشدن تنک شده و به پنج بوته در گلدان کاهش یافت. گلدان‌ها در گلخانه و در شرایط نور طبیعی و دمای مطلوب برای گیاه قرار گرفته و به‌صورت روزانه آبیاری شدند. اولین محلول‌پاشی در مرحله

فیزیولوژیک از تجزیه رگرسیون و برازش معادلات خطی (رابطه ۴) و دو تکه‌ای (رابطه ۵) پیشنهاد شده توسط سلطانی و همکاران (Soltani *et al.*, 2006) استفاده شد.

$$y = b_1x + a \quad (\text{رابطه ۴})$$

(رابطه ۵)

$$y = b_1x + a \quad \text{if } x \leq x_0$$

$$y = (b_1x_0 + a) + b_2(x - x_0) \quad \text{if } x > x_0$$

که در آن  $y$  مقدار پیش‌بینی شده برای صفات مورد نظر،  $a$  مقدار ثابت در غلظت صفر تیمار مورد نظر،  $x$  غلظت تیمار،  $x_0$  نقطه چرخش بین دو فاز معادله و  $b_1$  و  $b_2$  شیب تغییرات صفات (کاهشی یا افزایشی) به ترتیب در فاز یک و دو معادله هستند. رسم منحنی‌ها با نرم‌افزار Excel انجام شد.

### نتایج و بحث

نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌های حاصل از آزمایش نشان داد که اثر ساده نانوذرات آهن بر ارتفاع بوته، قطر و وزن خشک ساقه در سطح یک درصد معنی‌دار بود. همچنین اثر کادمیوم بر ارتفاع بوته، قطر ساقه، وزن خشک ساقه و وزن خشک کل در سطح یک درصد اثر معنی‌داری نشان داد. برهمکنش نانوذرات آهن و کادمیوم نیز در صفت سطح برگ و وزن خشک ریشه در سطح پنج درصد و وزن خشک برگ در سطح یک درصد معنی‌دار بود (جدول ۱).

طبق یافته‌ها پاسخ ارتفاع بوته، قطر ساقه، وزن خشک ساقه و وزن خشک کل به افزایش کادمیوم به صورت خطی و به ترتیب با ضریب تبیین ۰/۸۶۵، ۰/۷۵۹، ۰/۸۷۹ و ۰/۸۵۵ بیان شد. با افزایش سمیت کادمیوم میزان ارتفاع بوته، قطر ساقه، وزن خشک ساقه و وزن خشک کل به ترتیب با شیب‌های ۱/۰۷۱، -۰/۰۶۱، -۰/۰۱۱ و -۰/۰۲۶ کاهش یافت (شکل ۱). همچنین با افزایش غلظت نانوذرات آهن روند ارتفاع بوته به صورت دوتکه‌ای (با ضریب تبیین ۰/۷۱) و قطر ساقه به صورت خطی (با ضریب تبیین ۰/۸۱) بود (شکل ۲). افزایش غلظت نانوذرات آهن تا سطح ۰/۲۵ گرم در لیتر سبب افزایش ۴/۳۵ درصدی ارتفاع بوته نسبت به سطح شاهد شد اما با افزایش بیشتر غلظت نانوذرات آهن میزان ارتفاع بوته نسبت به

تعیین گردید. در این روش ۵۰۰ میلی‌گرم از بافت تازه برگ در پنج میلی‌لیتر TCA ۰/۱ درصد در حمام آب یخ ساییده شد. عصاره حاصل به مدت ۱۵ دقیقه در ۱۲۰۰۰ g سانتریفیوژ گردید. سپس به نیم میلی‌لیتر از محلول رویی، نیم میلی‌لیتر بافر فسفات پتاسیم ده میلی‌مولار و اسیدیته ۷/۵ و یک میلی‌لیتر پتاسیم یدید یک مولار اضافه گردید. مخلوط واکنش به مدت یک ساعت در تاریکی در دمای اتاق قرار گرفت و سپس جذب نمونه‌ها در ۳۹۰ نانومتر اندازه‌گیری شد.

پراکسیداسیون لیپیدی غشا براساس روش Stewart و بولی (۱۹۸۰) اندازه‌گیری شد. ۰/۵ گرم از برگ‌های گیاه در ده میلی‌لیتر از محلول ۰/۱ درصد تری‌کلرواستیک اسید هموژن و به مدت ده دقیقه در ۱۵۰۰۰ g سانتریفیوژ گردید. دو میلی‌لیتر از محلول رویی حاصل با چهار میلی‌لیتر از محلول ۲۰ درصد تری‌کلرواستیک اسید محتوای ۰/۵ درصد تیوباربیتریک مخلوط شد. کمپلکس حاصل به مدت ۳۰ دقیقه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد نگهداری و سپس به حمام آب سرد منتقل شد. نمونه‌ها مجدداً به مدت ده دقیقه در ۱۰۰۰۰ g سانتریفیوژ شدند. جذب نمونه‌ها در طول موج ۵۳۲ و ۶۰۰ نانومتر ثبت و میزان پراکسیدشدن لیپیدها با استفاده از اختلاف بین طول موج‌های جذبی و ضریب خاموشی  $1 \text{ cm}^{-1} \text{ mmol}^{-1}$  به دست آمد.

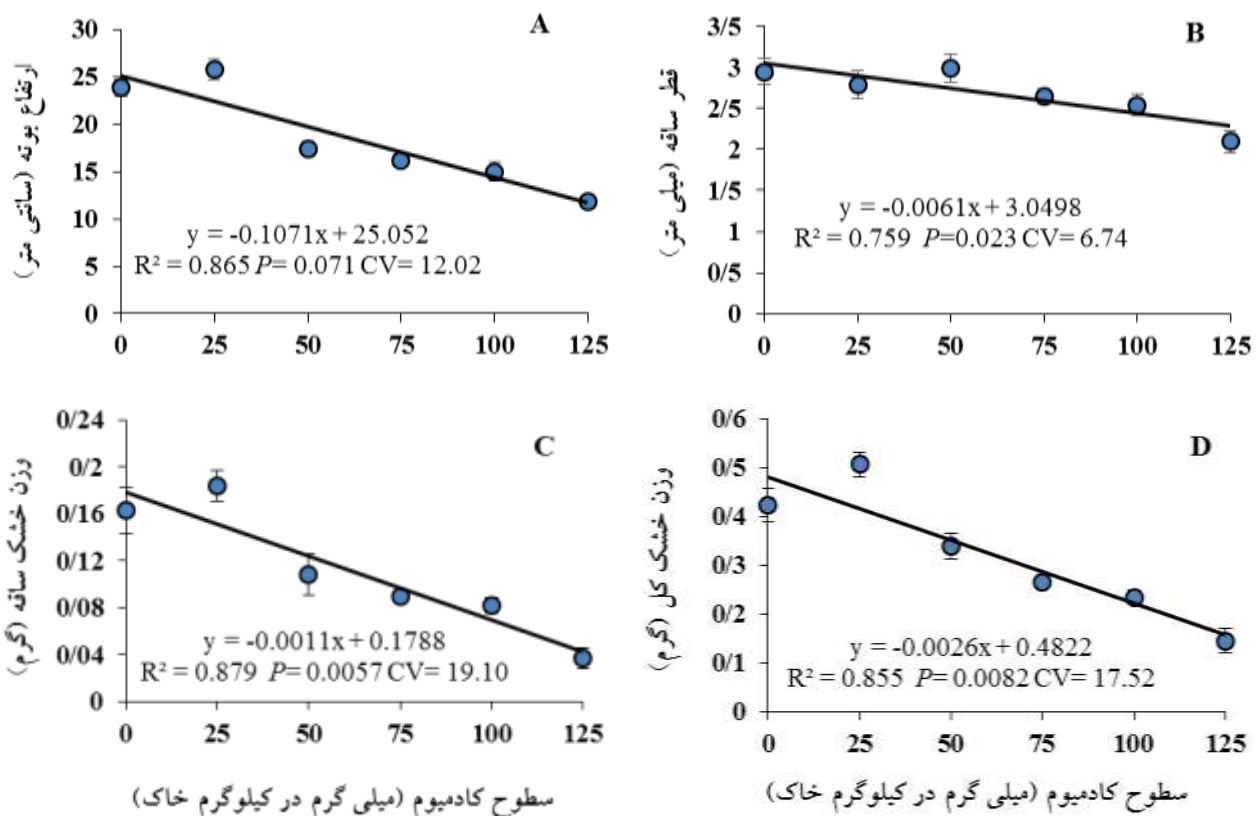
اندازه‌گیری محتوای پرولین با روش Bates و همکاران (۱۹۷۳) انجام شد. در این روش نیم گرم برگ تازه گیاه در هاون کوبیده و در ده میلی‌لیتر سولفوسالسیلیک اسید سه درصد هموژن و عصاره به دست آمده صاف شد. سپس دو میلی‌لیتر استیک اسید و دو میلی‌لیتر محلول ناین‌هیدرین اسید به دو میلی‌لیتر عصاره صاف‌شده در یک لوله آزمایش اضافه گردید. لوله‌های آزمایش به مدت یک ساعت در حمام آب و دمای ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد قرار گرفت و در پایان به یک بستر یخی منتقل شده و چهار میلی‌لیتر تولوئن به هر لوله آزمایش اضافه شد. غلظت پرولین محلول در تولوئن با اسپکتروفتومتر با توجه به منحنی استاندارد پرولین تعیین گردید.

در نهایت داده‌ها با نرم‌افزار آماری SAS نسخه ۹/۱ تجزیه و جهت کمی‌سازی روند تغییرات صفات مورفولوژیک و

جدول ۱- تجزیه واریانس اثر تیمارهای آزمایشی بر صفات مورفولوژیک خرفه

منابع تغییر	df	ارتفاع بوته	قطر ساقه	سطح برگ	وزن خشک	
					برگ	ساقه
نانوذرات آهن (A)	۴	۳۶/۵۳**	۰/۳۷۵**	۴۲/۴۸**	۰/۰۰۰۵ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۲۶**
کادمیوم (B)	۵	۴۳۴/۹۳**	۳/۷۴**	۱۹۷/۲۷**	۰/۰۲۱۹**	۰/۰۴۴۴**
A × B	۲۰	۳/۴۰ <sup>ns</sup>	۰/۰۸ <sup>ns</sup>	۳/۳۵*	۰/۰۰۱۰**	۰/۰۰۰۳ <sup>ns</sup>
خطای آزمایشی	۶۰	۳/۴۱	۰/۰۷	۱/۷۹	۰/۰۰۳	۰/۰۰۰۶
ضریب تغییرات		۱۰/۰۶	۹/۷۷	۱۳/۸۱	۱۵/۲۶	۲۲/۸۵
کل		۲۴/۸۱	۱۴/۲۰			

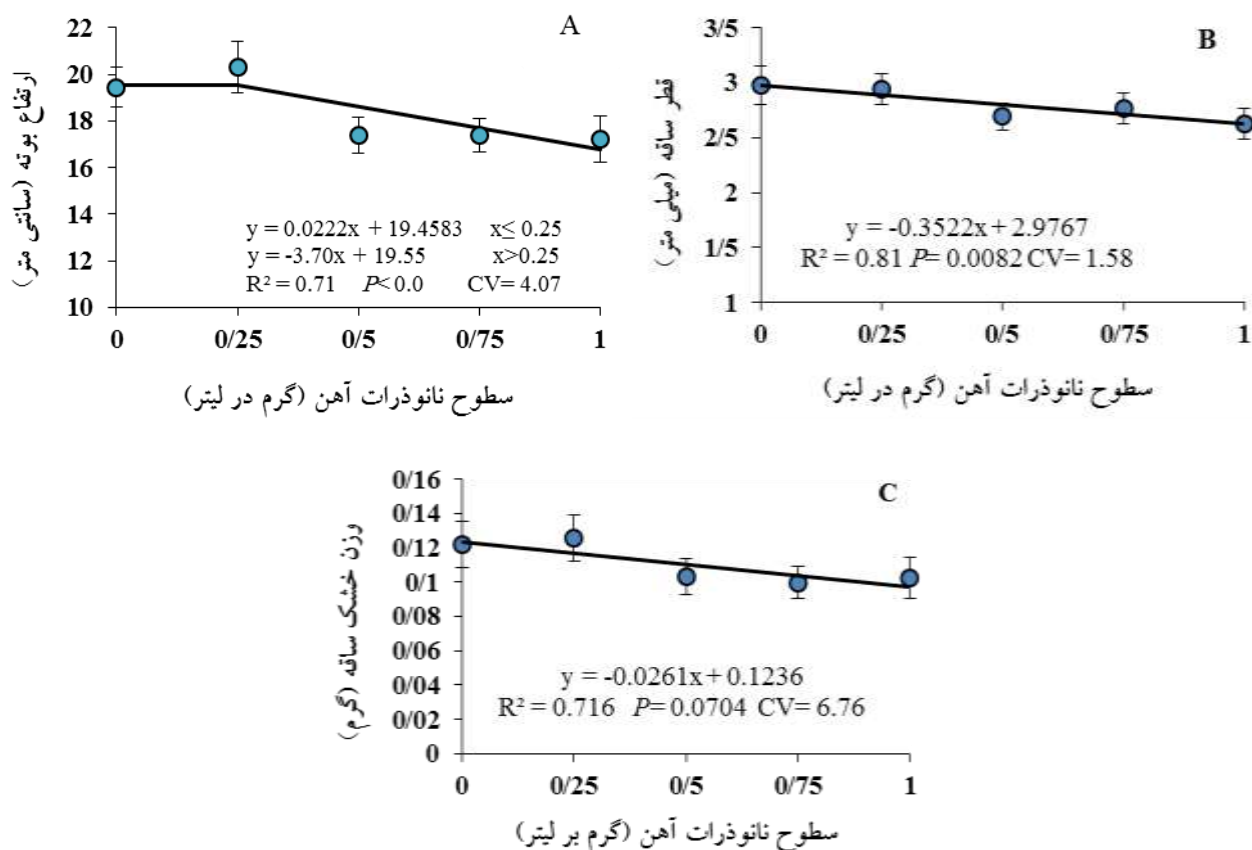
ns. \* و \*\* به ترتیب غیر معنی دار و معنی دار در سطح احتمال پنج و یک درصد



شکل ۱- روند پاسخ صفات ارتفاع بوته (A)، قطر ساقه (B)، وزن خشک ساقه (C) و وزن خشک کل (D) گیاه خرفه به سطوح مختلف کادمیوم

شدن سلول‌ها باشد که اغلب توسط مهار غیرقابل برگشت پمپ پروتون که مسئول این فرآیند است، رخ می‌دهد (Liu et al., 2003). از دلایل دیگر کاهش رشد می‌توان به تحرک بالای کادمیوم در آوند آبکش و تجمع آن در هر یک از اندام‌های گیاه اشاره کرد که رنگدانه‌های فتوسنتزی برگ را تحت تأثیر قرار داده

سطح شاهد کاهش یافت (شکل A ۲). از طرفی میزان قطر و وزن خشک ساقه نیز با افزایش غلظت نانوذرات آهن (با شیب  $-0.352$  و  $-0.26$ ) به میزان  $11/82$  و  $77/41$  درصد نسبت به سطح شاهد کمتر شد (شکل B, C ۲). مهار رشد توسط کادمیوم می‌تواند به علت مهار تقسیم سلولی و سرعت تولید



شکل ۲- روند پاسخ صفات ارتفاع بوته (A)، قطر ساقه (B) و وزن خشک ساقه (C) گیاه خرفه به سطوح مختلف نانوذرات آهن

۰/۱۰۲- واحد) نشان داد (شکل A ۳، جدول ۲). این روند در سمیت ۲۵ میلی گرم در کیلوگرم کادمیوم خاک می تواند بیانگر تأثیر مثبت محلول پاشی نانوذرات آهن در غلظت ۰/۲۵ گرم در لیتر باشد.

پاسخ وزن خشک برگ به افزایش کادمیوم خاک در تیمار عدم محلول پاشی به صورت خطی و کاهشی (ضریب تبیین ۰/۶۶۹) بود در حالیکه روند پاسخ وزن خشک برگ در هر سه سطح محلول پاشی نانوذرات آهن به صورت دوتکه ای بیان شد. با افزایش کادمیوم میزان وزن خشک برگ در غلظت های ۰/۲۵، ۰/۵ و ۰/۷۵ محلول پاشی تا سطح ۲۵ و در غلظت یک گرم در لیتر محلول پاشی تا سطح ۳۵ افزایش یافت اما افزایش بیشتر از این سطوح کادمیوم، سبب کاهش وزن خشک برگ گردید (شکل B ۳، جدول ۲). روند پاسخ وزن خشک ریشه نیز در تیمار عدم محلول پاشی به صورت خطی و کاهشی (با ضریب تبیین ۰/۹۲۳) نشان داده شده بدین صورت که با افزایش

و کاهش رشد گیاه را سبب می شود (Hussain et al., 2015). نتایج تجزیه رگرسیون نشان داد که روند پاسخ سطح برگ با افزایش میزان کادمیوم در سطوح صفر، ۰/۵، ۰/۷۵ و ۱ گرم در لیتر محلول پاشی نانوذرات آهن به صورت خطی و کاهشی به ترتیب با ضریب تبیین ۰/۸۶، ۰/۸۵، ۰/۹۰ و ۰/۹۹ بود. به طوریکه با افزایش میزان کادمیوم، سطح برگ در این غلظت ها به میزان ۵۹/۵۸، ۶۲/۰۴، ۶۶/۶۰ و ۶۷/۰۳ درصد نسبت به سطح صفر کادمیوم کاهش یافت. در این میان بیشترین شیب کاهشی (۰/۰۸۹- واحد) در سطح محلول پاشی ۰/۵ گرم در لیتر مشاهده شد. اما روند پاسخ سطح برگ به افزایش کادمیوم در غلظت محلول پاشی ۰/۲۵ گرم در لیتر به صورت دوتکه ایی و با ضریب تبیین ۰/۹۰ بیان شد. به طوریکه میزان سطح برگ تا غلظت ۲۵ میلی گرم در کیلوگرم کادمیوم خاک به میزان ۱۵/۰۵ درصد به نسبت شاهد (با شیب ۰/۰۳۳۸ واحد) افزایش یافت اما در غلظت های بالای کادمیوم روند کاهشی (با شیب





بود. میزان کاهش RWC در مقایسه با سطح شاهد کادمیوم حدود ۴۵ درصد بود (شکل A ۴). همچنین روند پاسخ نشت الکترولیت به صورت خطی و افزایشی بود و با افزایش غلظت کادمیوم خاک نشت الکترولیت با شیب ۰/۱۶۳ واحد و به میزان ۲۴/۶۸ درصد نسبت به سطح شاهد کادمیوم بیشتر شد (شکل C ۴). با بیشتر شدن غلظت کادمیوم روند تغییرات هدایت روزنه‌ایی به صورت دوتکه‌ایی (با ضریب تبیین ۰/۹۷۹) بیان شد به طوریکه از سطح شاهد تا سطح ۸۷ میلی‌گرم بر کیلوگرم کادمیوم خاک میزان هدایت روزنه‌ایی با شیب بیشتری (۰/۲۰۷- واحد) و در غلظت‌های بالاتر از این سطح با شیب کمتری (۰/۰۰۸- واحد) کاهش یافت (شکل B ۴). محدودیت جذب آب ناشی از تنش کادمیوم باعث تشکیل آبسزیک اسید و هیدروژن پراکسید می‌شود. آبسزیک اسید و سایر مولکول‌های تولید شده نیز باعث تشدید پاسخ آبسزیک اسید می‌شود و منجر به بسته شدن روزنه از طریق فعال سازی کانال‌های کلسیم می‌شود (Schutzendubel and Polle, 2002). کاهش تعداد و اندازه روزنه‌ها ممکن است از دلایل دیگر کاهش هدایت روزنه‌ایی در تیمار کادمیوم باشد (Bergmann, 2004). روند پاسخ محتوای نسبی آب برگ به محلول پاشی نانو ذرات آهن به صورت دوتکه‌ایی با ضریب تبیین ۰/۹۷۷ بیان شد. افزایش غلظت محلول پاشی نانو ذرات آهن تا سطح ۰/۲۵ گرم در لیتر سبب افزایش محتوای نسبی آب برگ به میزان ۶/۱۶ درصد نسبت به سطح شاهد گردید. اما در غلظت‌های بالاتر محلول پاشی میزان محتوای نسبی آب برگ با شیب ۱۷/۸۸- واحد و به میزان ۱۴/۲۹ درصد به نسبت سطح شاهد کاهش یافت (شکل ۵) که می‌تواند بیانگر عدم تأثیر محلول پاشی بر این پارامتر در سطوح بالاتر از ۰/۲۵ گرم در لیتر باشد. در اثر محلول پاشی عناصر ریز مغذی، گیاه در شرایط مطلوب رشدی قرار گرفته و با جذب آب، کارایی آن نیز بالا می‌رود. به طوریکه برای جذب آب، CO<sub>2</sub> کمتری از دست می‌دهد زیرا شیب غلظتی که در اتاقک زیر روزنه ایجاد می‌شود به قدری بالا خواهد رفت که تمایل برای جذب CO<sub>2</sub> چندین برابر خواهد

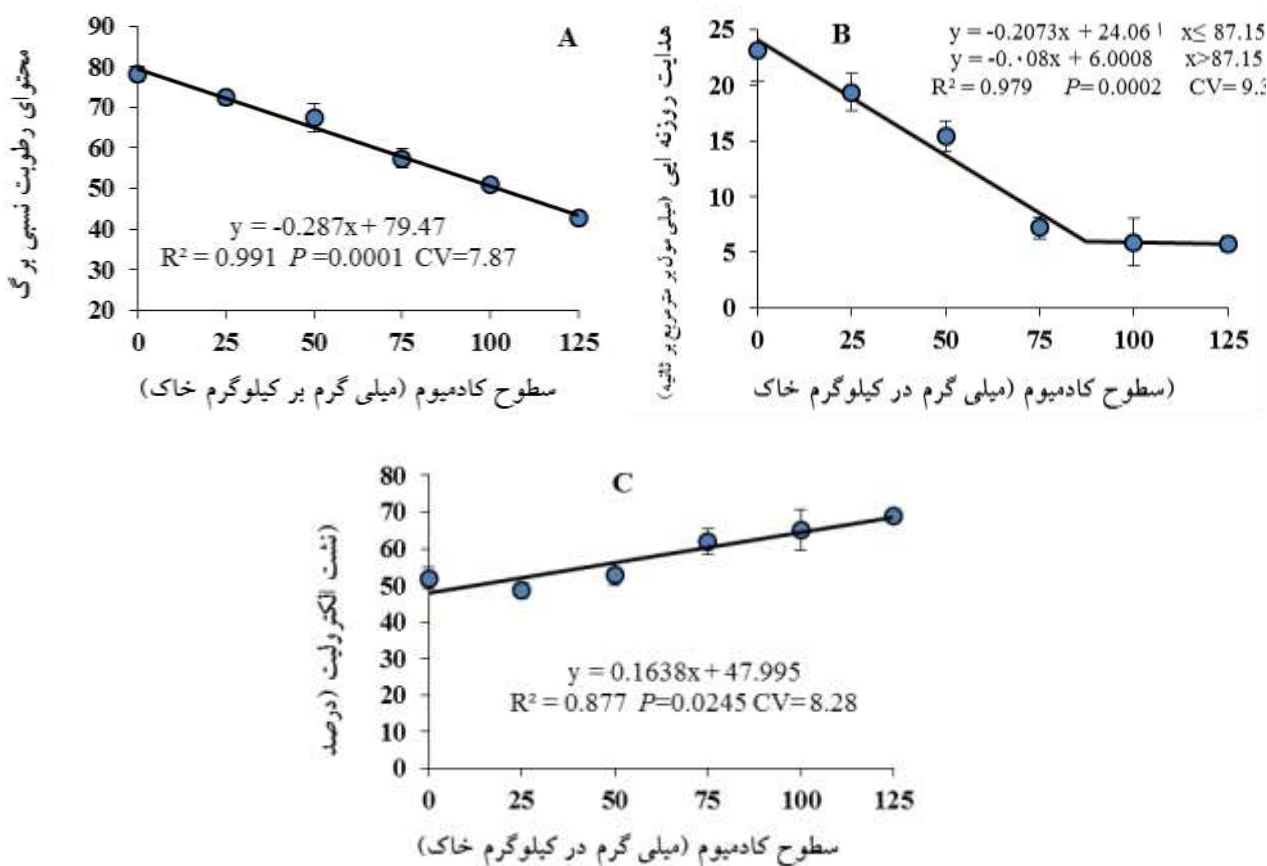
کادمیوم وزن خشک ریشه با ۷۲/۶۴ درصد نسبت به سطح شاهد کادمیوم کاهش یافت. روند پاسخ وزن خشک ریشه در تمامی سطوح محلول پاشی نانو ذرات آهن به صورت دوتکه‌ایی بیان شد. به طوریکه محلول پاشی نانو ذرات آهن در هر چهار سطح سبب افزایش میزان وزن خشک ریشه تا سطح ۲۵ میلی‌گرم در کیلوگرم کادمیوم خاک گردید اما در سطوح بالاتر از ۲۵ وزن خشک ریشه با شیب کاهشی همراه بود. در این میان غلظت ۰/۵ گرم در لیتر محلول پاشی نانو ذرات آهن با ۳۴/۸۰ درصد نسبت به شاهد بیشترین تأثیر را در افزایش وزن خشک ریشه داشت (شکل C ۳، جدول ۲). Dehric و همکاران (۲۰۰۷) گزارش کردند که کادمیوم سبب کاهش وزن خشک اندام هوایی اسفناج می‌شود. Parida و Talatam (۲۰۰۹) کاهش وزن تر و خشک گیاه اسفناج در اثر کادمیوم را به سبب تأثیر منفی کادمیوم بر تولید انرژی در میتوکندری نسبت دادند. بر طبق نتایج این پژوهش در تمامی غلظت‌های نانو ذرات آهن افزایش در میزان وزن خشک ریشه و برگ در سطوح پایین کادمیوم خاک مشاهده شد. به نظر می‌رسد با توجه به نقش آهن در ساختمان کلروفیل و سیستم فتوسنتزی گیاه (یوسف‌زاده و همکاران، ۱۳۹۵)، محلول پاشی نانو ذرات آهن در سطوح مناسب با افزایش دسترسی گیاه به آهن موجب بهبود فتوسنتز و ماده سازی در گیاه شده و در نهایت وزن خشک گیاه را افزایش داده است. در همین زمینه نتایج مشابهی برای گیاه دارویی انیسون (پیرزاد و همکاران، ۱۳۹۲) و نعنای فلفلی (حیدری و همکاران، ۱۳۸۷) نیز پیش تر گزارش شده بود.

طبق یافته‌های حاصل از آزمایش اثر ساده محلول پاشی نانو ذرات آهن بر محتوای نسبی آب برگ (RWC) در سطح یک درصد معنی دار بود. تأثیر کادمیوم بر هدایت روزنه‌ایی و میزان نشت الکترولیت در سطح احتمال یک درصد معنی دار بود. برهمکنش نانو ذرات آهن و کادمیوم بر شاخص سبزیگی برگ (عدد اسپد) در سطح یک درصد معنی دار بود (جدول ۳). آنالیز رگرسیون داده‌های حاصل بیانگر کاهش محتوای رطوبت نسبی برگ به صورت خطی (با شیب ۰/۲۸۷- واحد)

جدول ۳- تجزیه واریانس اثر تیمارهای آزمایشی بر صفات فیزیولوژیک خرفه

منابع تغییر	df	RWC	هدایت روزنه‌ایی	نشت الکترولیت	شاخص سبزینگی برگ
نانوذرات آهن (A)	۴	۴۷۱/۳۷**	۱۸/۶۹ <sup>ns</sup>	۱۰۱/۳۸ <sup>ns</sup>	۱۶۷/۰۸**
کادمیوم (B)	۵	۲۷۴۴/۲۸**	۸۶۱/۲۴**	۱۲۴۹/۵۷**	۲۸۷/۵۴**
A × B	۲۰	۳۶/۵۲ <sup>ns</sup>	۶/۹۸ <sup>ns</sup>	۵۴/۴۹ <sup>ns</sup>	۳۲/۴۲**
خطای آزمایشی	۶۰	۳۶/۵۳	۱۲/۰۵	۵۱/۲۰	۷/۸۱
ضریب تغییرات		۹/۸۳	۲۷/۱۳	۱۲/۵۱	۱۳/۰۳

ns. \* و \*\* به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال پنج و یک درصد



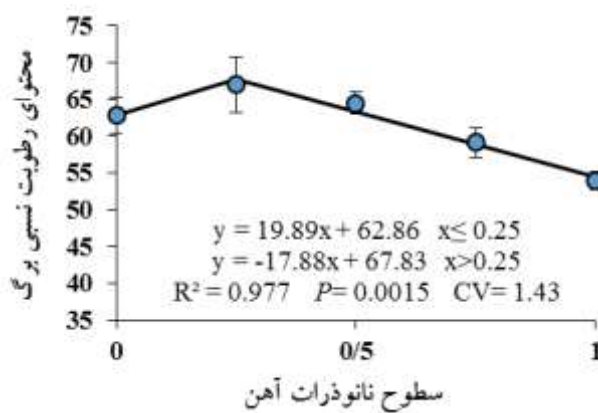
شکل ۴- روند پاسخ صفات محتوای رطوبت نسبی (A)، هدایت روزنه‌ایی (B) و نشت الکترولیت (C) گیاه خرفه به سطوح مختلف کادمیوم

۰/۷۳، ۰/۹۵ و ۰/۸۷) کاهش یافت که در این میان سطح ۱ محلول‌پاشی با ۰/۰۷۵- واحد بیشترین شیب کاهشی را نشان داد (شکل ۶، جدول ۴). پاسخ سبزینگی برگ در سطوح ۰/۵ و ۰/۷۵ محلول‌پاشی به صورت دو تکه‌ایی (به ترتیب با ضریب ۰/۹۳ و ۰/۸۷) تبیین شد. میزان سبزینگی برگ در هر دو سطح ۰/۵ و ۰/۷۵ تا غلظت ۲۵ میلی‌گرم در کیلوگرم کادمیوم خاک به ترتیب ۱۱/۱۹ و ۲۸/۹۰ درصد به نسبت شاهد بیشتر شد. در

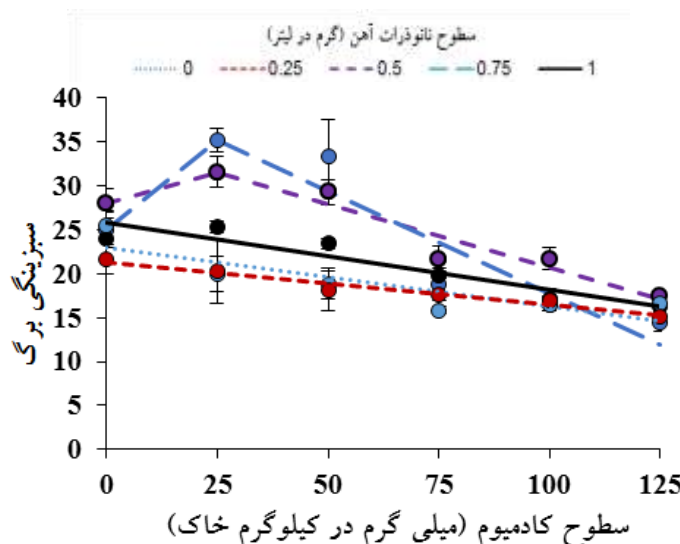
شد. بنابراین به‌ازای ورود هر مولکول CO<sub>2</sub> آب کمتری نیز خارج می‌شود که از این طریق محتوای نسبی آب برگ نیز افزایش می‌یابد (قدسی و همکاران، ۱۳۸۳). روند پاسخ سبزینگی برگ به سطوح کادمیوم در غلظت‌های مختلف محلول‌پاشی نانوذرات آهن نشان داد با افزایش غلظت کادمیوم سبزینگی برگ در سطوح صفر، ۰/۲۵ و ۱ گرم در لیتر محلول‌پاشی نانوذرات آهن به خطی (به ترتیب با ضریب تبیین

جدول ۴- معادله مناسب توصیف کننده رابطه تیمارهای نانوذرات آهن بر صفت عدد اسپد و پرولین خرفه در سطوح مختلف کادمیوم

غلظت نانوذرات آهن	عدد اسپد	پرولین
0	$y = -0.066x + 23.01$ $R^2 = 0.732$ $P = 0.029$ $CV = 11.19$	$y = 0.0002x + 0.1183$ $x \leq 50$ $y = 0.00161x + 0.1283$ $x > 50$ $R^2 = 0.844$ $P = 0.0096$ $CV = 14.19$
0.25	$y = -0.048x + 21.33$ $R^2 = 0.959$ $P = 0.006$ $CV = 2.89$	$y = 0.0012x + 0.139$ $R^2 = 0.959$ $P = 0.0006$ $CV = 6.09$
0.5	$y = 0.138x + 28.03$ $x \leq 25$ $y = -0.143x + 31.48$ $x > 25$ $R^2 = 0.934$ $P = 0.0017$ $CV = 6.074$	$y = 0.00059x + 0.1261$ $x \leq 21.54$ $y = 0.00133x + 0.1388$ $x > 21.54$ $R^2 = 0.897$ $P = 0.0041$ $CV = 10.66$
0.75	$y = 0.411x + 25$ $x \leq 25$ $y = -0.233x + 35.27$ $x > 25$ $R^2 = 0.877$ $P = 0.0059$ $CV = 13.54$	$y = 0.0007x + 0.122$ $R^2 = 0.844$ $P = 0.0096$ $CV = 9.37$
1	$y = -0.075x + 25.74$ $R^2 = 0.875$ $P = 0.0061$ $CV = 7.09$	$y = 0.0008x + 0.133$ $R^2 = 0.984$ $P = 0.000$ $CV = 2.86$



شکل ۵- روند پاسخ محتوای رطوبت نسبی برگ به سطوح مختلف نانوذرات آهن در گیاه خرفه



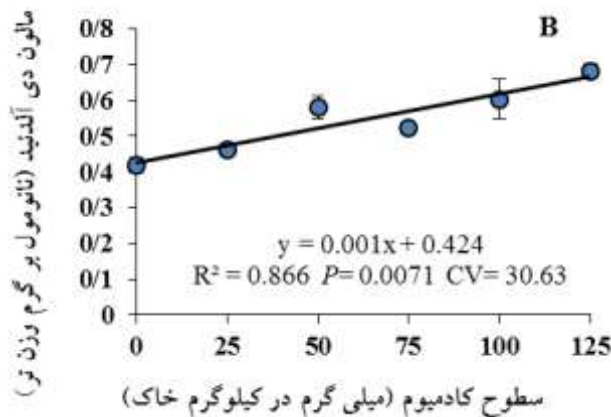
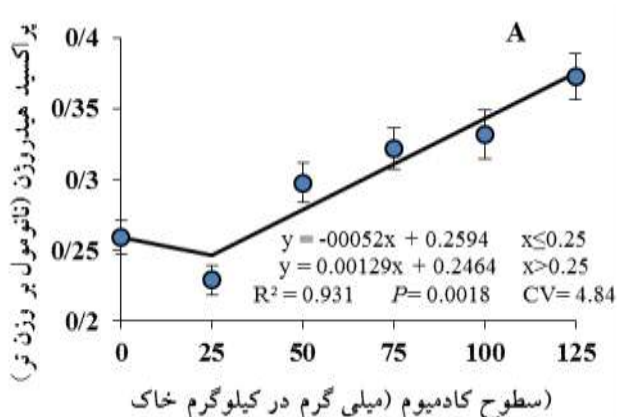
شکل ۶- روند پاسخ سبزینگی برگ به سطوح کادمیوم در گیاه خرفه تحت غلظت‌های مختلف محلول پاشی نانوذرات آهن

سطوح بالاتر کادمیوم سبزینگی برگ با روند کاهشی همراه بود. شیب کاهشی بیشتری در مقایسه با سطح ۰/۵ برخوردار بود در این میان محلول پاشی ۰/۷۵ گرم نانوذرات آهن در لیتر از (شکل ۶، جدول ۴). نتایج تجزیه واریانس اثر تیمارهای

جدول ۵- تجزیه واریانس اثر تیمارهای آزمایشی بر صفات بیوشیمیایی خرفه

منابع تغییر	درجه آزادی	پرولین	هیدروژن پراکسید	مالون دی آلدئید
نانوذرات آهن (A)	۴	۰/۰۰۸**	۰/۰۰۱۷ <sup>ns</sup>	۰/۰۲۳**
کادمیوم (B)	۵	۰/۰۳۴**	۰/۰۳۶۲**	۰/۱۴۱**
A × B	۲۰	۰/۰۰۱۴*	۰/۰۰۰۴ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۳ <sup>ns</sup>
خطای آزمایشی	۶۰	۰/۰۰۰۶	۰/۰۰۰۹	۰/۰۰۲۹
ضریب تغییرات (درصد)		۱۳/۶۴	۹/۹۱	۱۰/۰۰۸

ns. \* و \*\* به ترتیب غیر معنی دار و معنی دار در سطح احتمال پنج و یک درصد

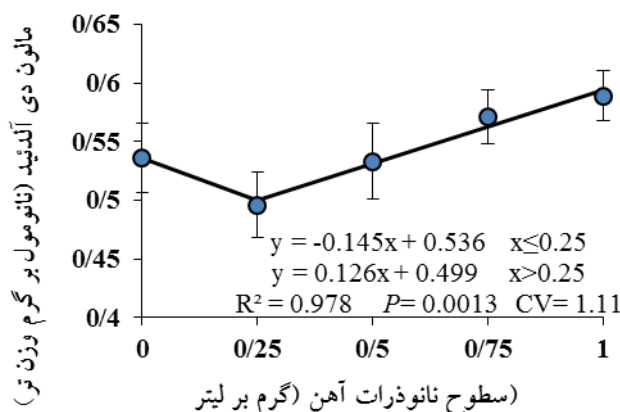


شکل ۷- روند پاسخ پراکسید هیدروژن (A) و مالون دی آلدئید (B) گیاه خرفه به سطوح کادمیوم

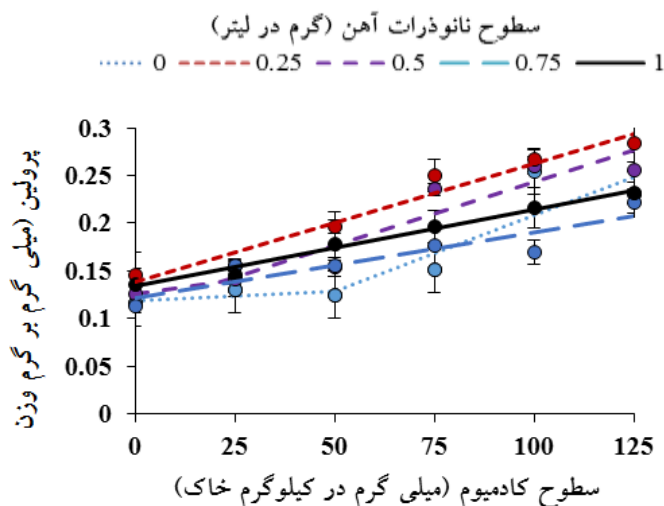
سنگین در گیاه تولید رادیکال‌های آزاد اکسیژن است که موجب افزایش فعالیت رادیکال‌های سوپراکسید، هیدروکسیل و هیدروژن پراکسید می‌شود. رادیکال‌های تولیدشده موجب هیدرولیز ماکرومولکول‌هایی مانند DNA، پروتئین، آسیب به غشای سلولی و نشت یونی می‌شود (Ali et al., 2015). افزایش محتوای مالون دی آلدئید به دلیل افزایش غلظت هیدروژن پراکسید در محیط ناشی از تنش ایجادشده است که در نهایت موجب آسیب به غشای سلول می‌شود (Xiao et al., 2008). پاسخ محتوای مالون دی آلدئید به سطوح محلول‌پاشی نانوذرات به صورت دوتکه‌ای بود به طوریکه محتوای مالون دی آلدئید از سطح شاهد تا ۰/۲۵ گرم در لیتر به میزان ۷/۴۸ درصد کاهش در حالیکه در غلظت‌های بالاتر از ۰/۲۵ با شیب ۰/۱۲۶ واحد افزایش یافت (شکل ۸). روند پاسخ پرولین به سطوح کادمیوم در در غلظت‌های ۰/۲۵، ۰/۷۵ و ۱ گرم در لیتر محلول‌پاشی

آزمایشی بر صفات بیوشیمیایی خرفه نشان داد که اثر ساده نانوذرات آهن بر محتوای مالون دی آلدئید و اثر کادمیوم بر میزان هیدروژن پراکسید و مالون دی آلدئید در سطح یک درصد معنی دار بود. برهمکنش نانوذرات آهن و کادمیوم بر محتوای پرولین در سطح پنج درصد اثر معنی داری داشت (جدول ۵).

طبق آنالیز رگرسیون صفات بیوشیمیایی، روند پاسخ هیدروژن پراکسید به افزایش غلظت کادمیوم به صورت دوتکه‌ای با ضریب تبیین ۰/۹۳ بیان شد به طوریکه با افزایش غلظت کادمیوم تا سطح ۲۵ میلی‌گرم در کیلوگرم خاک میزان هیدروژن پراکسید ۷/۸۸ درصد نسبت به شاهد کاهش یافت. اما در غلظت‌های بالاتر کادمیوم شیب افزایشی (۰/۰۰۱۲۹ واحد) نشان داد (شکل ۷ a). با افزایش غلظت کادمیوم خاک میزان مالون دی آلدئید به صورت خطی (با ضریب تبیین ۰/۸۶) افزایش یافت (شکل ۷ b). از تبعات مهم افزایش غلظت فلزات



شکل ۸- روند پاسخ مالون دی آلدئید گیاه خرفه به سطوح مختلف نانو ذرات آهن



شکل ۹- روند پاسخ پرولین به سطوح کادمیوم در گیاه خرفه تحت غلظت‌های مختلف محلول پاشی نانو ذرات آهن

یافت در صورتیکه در غلظت‌های بالاتر از ۲۱ میلی‌گرم در کیلوگرم کادمیوم خاک میزان پرولین با شیب بیشتری (۰/۰۱۳۳ واحد) افزایش یافت (شکل ۹). نتایج حاصل بیانگر افزایش میزان پرولین گیاه در سطوح محلول پاشی نانو ذرات آهن به نسبت سطح شاهد است. تجمع پرولین در گیاهان تحت تنش با کاهش خسارت در غشا سلولی و پروتئین‌ها در ارتباط است. همچنین پرولین به‌عنوان یک اسمولیت، جاروب کننده رادیکال‌ها، تثبیت کننده ماکرومولکول‌ها و یک جز دیواره سلولی عمل می‌کند که با جلوگیری از پراکسیداسیون لیپیدها باعث حفظ تمامیت غشا می‌گردد (Hayat et al., 2012). آزمایش Konate و همکاران (۲۰۱۷) نیز مشخص گردید که افزودن نانو ذرات آهن، تجمع کادمیوم، مهار رشد ریشه و تنش

نانو ذرات آهن به صورت خطی (به ترتیب با ضریب تبیین ۰/۹۵، ۰/۸۴ و ۰/۹۸) بیان شد به طوری که با افزایش غلظت کادمیوم میزان پرولین به نسبت شاهد افزایش یافت که در این میان سطح ۰/۲۵ با ۰/۰۱۲ واحد بیشترین شیب افزایشی را داشت. روند پاسخ پرولین در سطوح عدم محلول پاشی و ۰/۵ گرم در لیتر به صورت دوتکه‌ایی به ترتیب با ضریب تبیین ۰/۸۴ و ۰/۸۹ نشان داده شد. در تیمار عدم محلول پاشی میزان پرولین تا سطح ۵۰ کادمیوم با شیب کمتری (۰/۰۰۰۲ واحد) و در غلظت‌های بالاتر از ۵۰ کادمیوم با شیب بیشتری (۰/۰۱۶ واحد) افزایش یافت. در غلظت ۰/۵ گرم در لیتر محلول پاشی میزان پرولین تا سطح ۲۱ میلی‌گرم در کیلوگرم کادمیوم خاک (با شیب ۰/۰۰۵۹ واحد) به میزان ۹/۱۶ درصد به نسبت شاهد افزایش

میلی گرم در کیلوگرم کادمیوم خاک مشاهده شد. در مجموع، می توان اظهار داشت که محلول پاشی برگ گیاه خرفه با نانوذرات آهن می تواند گامی مؤثر در جهت کاهش اثرات سو ناشی از تنش کادمیوم تلقی گردد و در نهایت افزایش رشد و عملکرد گیاه را در پی داشته باشد. با این وجود شناخت دقیق اثربخشی نانوذرات آهن نیازمند پژوهش های بیشتری است.

### سپاسگزاری

این پژوهش با حمایت مالی پژوهشکده ژنتیک و زیست فناوری کشاورزی طبرستان در دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری انجام شده که بدین وسیله سپاسگزاری می گردد.

اکسیداتیو در گیاهچه های هر دو گیاه خیار و گندم را به طور قابل توجهی کاهش داد. از دلایل آن می توان به فعال سازی سازوکارهای آنتی اکسیدانی با افزودن نانوذرات آهن و در نتیجه ایفای نقش محافظتی در برابر تنش اکسیداتیو اشاره نمود.

### نتیجه گیری

نتایج حاصل از این پژوهش نشان داد که محلول پاشی نانوذرات آهن با افزایش پارامترهایی مانند سطح برگ، وزن خشک ریشه، برگ و عدد اسپد سبب بهبود رشد گیاه و با افزایش میزان پرولین سبب افزایش تحمل گیاه در برابر شرایط تنش کادمیوم گردید. بیشترین تأثیر نانوذرات آهن در سطح ۲۵

### منابع

- اثنی عشری، ا. و انتشاری، ش. (۱۳۹۷) مقایسه اثرات کلرید آهن، کلات آهن و نانواهن بر مکانیسم های آنزیمی و غیر آنزیمی آنتی اکسیدانی گیاه بادرنجبویه تحت تیمار آلومینیوم. مجله فرآیند و کارکرد گیاهی ۷: ۲۰۴-۱۹۴.
- پیرزاد، ع. ل.، طوسی، پ. و درویش زاده، ر. (۱۳۹۲) اثر محلول پاشی عناصر آهن و روی بر صفات گیاهی و میزان اسانس آنیسون. علوم زراعی ایران ۱۵: ۲۳-۱۲.
- حیدری، ف.، زهتاب سوماسی، ز.، جوانشیر، ع.، آلیاری، و. و دادپور، م. ر. (۱۳۸۷) تأثیر عناصر ریزمغذی و تراکم بوته بر عملکرد و خصوصیات مورفولوژیکی گیاه داروویی نعنا فلفلی (*Mentha piperata*). پژوهش کشاورزی: آب، خاک و گیاه در کشاورزی ۱۳۱-۱۱۹: ۸.
- حیدری، م.، گلچ، م.، قربانی، ه. و برادران فیروز آبادی، م. (۱۳۹۴) تأثیر تنش خشکی و محلول پاشی نانو اکسید آهن بر عملکرد دانه، محتوای یونی و رنگدانه های نورساختی کنگد. علوم گیاهان زراعی ایران ۴۶: ۶۲۸-۶۱۹.
- رحیمی، پ.، قنبرزاده، ز.، بهدا، آ. و محسن زاده، س. (۱۳۹۷) تأثیر متقابل سیلیکون و کادمیوم بر رشد و پارامترهای فیزیولوژیکی گیاهچه های گوجه فرنگی (*Solanum lycopersicum*). مجله فرآیند و کارکرد گیاهی ۷: ۲۰۷-۲۰۰.
- صدوری، م. و قرچه، ن. (۱۳۹۲) نقش قارچ های همزیست ریشه در احیای زمین های آلوده در احیای زمین های آلوده به مواد سمی. دانش بیماری شناسی گیاهی ۶۰: ۲-۴۵.
- غلامی، آ.، عباسپور، ح.، گرامی، م. و قربانی، ا. (۱۳۹۵) تأثیر محلول پاشی نانوکلات آهن بر ویژگی های رشد و فیزیولوژیک ریحان (*Ocimum basilicum L.*) تحت تنش شوری. مجله علمی پژوهشی اکو فیزیولوژی گیاهان زراعی ۸: ۱۳۳-۱۱۷.
- فتحی، ع. ر. و زاهدی، م. (۱۳۹۳) تأثیر محلول پاشی نانوذرات اکسید آهن و روی بر رشد و محتوای یونی دو ژنوتیپ ذرت (*Zea mays*) در شوری های متفاوت خاک. نشریه پژوهش های زراعی ایران ۱۲: ۱۱۷-۱۱۰.
- قدسی، م.، کمالی، م.، چایچی، م. و مظاهری، د. (۱۳۸۳) ارزیابی حساسیت مراحل نمو گندم و همبستگی بین صفات مرتبط با عملکرد در شرایط تنش رطوبتی. هشتمین کنگره علوم زراعت و اصلاح نباتات ایران، دانشگاه گیلان، ایران.
- کاشانی، آ.، پیردشتی، ه.، بی پروا، پ. و عمادی، س. م. (۱۳۹۷) پاسخ صفات مورفولوژیکی و فیزیولوژیکی کلزا (*Brassica napus L.*) به کاربرد نانوذرات آهن صفر ظرفیتی پایدار شده تحت تنش شوری. مجله فرآیند و کارکرد گیاهی (در حال چاپ).

- نادری، م.، دانش شهرکی، ع. و نادری، ر. (۱۳۹۱) مروری بر گیاه پالایی خاک‌های آلوده به فلزات سنگین. فصلنامه انسان و محیط‌زیست ۲۳: ۳۵-۴۹.
- یعقوبیان، ی.، سیادت، س. ع. ا.، مرادی‌تلاوت، م. ر. و پیردشتی، ه. ا. (۱۳۹۵) کمی‌سازی پاسخ رشد رویشی و مؤلفه‌های فلورسانس کلروفیل گیاه دارویی بادرنجبویه (*Melissa officinalis* L.) به غلظت کادمیوم در خاک. نشریه پژوهش‌های تولید گیاهی ۲۳: ۱۶۵-۱۸۵.
- یوسف‌زاده، س.، نقدی‌بادی، ه.، صباغ‌نیا، ن. و جان‌محمدی، م. (۱۳۹۵) تأثیر محلول پاشی نانوکلات آهن بر ویژگی‌های فیزیولوژیکی و شیمیایی گیاه بادرشبو (*Dracocephalum moldavica* L.). فصلنامه گیاهان دارویی ۱۵: ۱۶۰-۱۵۲.
- Abo-Kassem, E., Sharaf-El-Din, A., Rozema, J. and Foda, E. (1995) Synergistic effects of cadmium and NaCl on the growth, photosynthesis, and ion content in wheat plants. *Biologia Plantarum* 37: 241-249.
- Aibibu, N., Liu, Y. G., Zeng, G. M., Wang, X., Chen, B. B., Song, H. X. and Xu, L. (2010) Cadmium accumulation in *Vetiveria zizanioides* and its effects on growth. *Physiological and Biochemical Characters Bioresource Technology* 101: 6297-6307.
- Alexieva, V., Sergiev, I., Mapelli, S. and Karanov, E. (2001) The effect of drought and ultraviolet radiation on growth and stress markers in pea and wheat. *Plant Cell and Environment* 24: 1337-1344.
- Ali, A., Deng, X., Hu, X., Gill, R. A., Ali, S., Wang, S. and Zhou, W. (2015) Deteriorative effects of cadmium stress on antioxidant system and cellular structure in germinating seeds of *Brassica Napus* L. *Journal of Agricultural Science and Technology* 17: 63-74.
- Bergmann, D. C. (2004) Integrating signals in stomatal development. *Current Opinion in Plant Biology* 7: 26-32.
- Broadley, M. R., White, P. J., Hammond, J. P., Zelko, I. and Lux, A. (2007) Zinc in plants. *New Phytologist* 173: 677-679.
- Btes, L. S., Waldren, R. P. and Teare, I. D. (1973) Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant and Soil* 39: 205-207.
- Cohen, C. K., Fax, T. C., Garvin, D. F. and Kochian, L. V. (1998) The role of iron deficiency stress responses in stimulating heavy metal transport in plants. *Plant Physiology* 116: 1063-1072.
- Cohen, C. K., Garvin, D. F. and Kochian, L. V. (2004) Kinetic properties of a micronutrient transporter from *Pisum sativum* indicate a primary function in Fe uptake from the soil. *Planta* 218: 784-792.
- Das, P., Samantaray, S. and Rout, G. R. (1997) Studies on cadmium toxicity in plants: A review. *Environmental Pollution* 98: 29-36.
- Dehric, G. S., Brar, M. S. and Melhi, S. S. (2007) Influence of phosphorus application on growth and cadmium uptake of spinach in two cadmium-contaminated soils. *Journal of Plant Nutrition and Soil Science* 170: 495-499.
- Hayat, S., Hayat, Q., Alyemeni, M. N., Wani, A. S., Pichtel, J. and Ahmad, A. (2012) Role of proline under changing environments. *Plant Signaling and Contamination of Toxicology* 85: 256-263.
- Huang, S., Wang, L., Liu, L., Hou, Y. and Li, L. (2014) Nanotechnology in agriculture, livestock, and aquaculture in china. A review. *Agronomy for Sustainable Development* 35: 369-400.
- Hussain, I., Ashraf, M. A., Rasheed, R., Asghar, A., Sajid, M. A. and Iqbal, M. (2015) Exogenous application of silicon at the boot stage decreases accumulation of cadmium in wheat (*Triticum aestivum* L.) grains. *Brazilian Journal of Botany* 38: 223-234.
- Kammeno, O. (2000) River flow modeling using artificial neural networks. *ASCE Journal of Hydrology Engineering* 9: 60-63.
- Konate, A., He, X., Zhang, Z., Ma, Y., Zhang, P., Alugongo, G. M. and Rui, Y. (2017) Magnetic (Fe<sub>3</sub>O<sub>4</sub>) nanoparticles reduce heavy metals uptake and mitigate their toxicity in wheat seedling. *Sustainability* 9: 1-16.
- Liu, D., Jiang, W. and Gao, X. (2003) Effects of cadmium on root growth, cell division and nucleoli in root tip cells of garlic. *Biologia Plantarum* 47: 79-83.
- Liu, X., Feng, Z., Zhang, S., Zhang, J., Xiao, Q. and Wang, Y. (2006) Preparation and testing of cementing nano-sub nanocomposites of slower controlled release of fertilizers. *Scientia Agricultura Sinica* 39: 1598-604.
- Lutts, S., Kinet, J. M. and Bouharmont, J. (1995) Changes in plant response to NaCl during development of rice (*Oryza sativa* L.) varieties differing in salinity resistance. *Journal of Experimental Botany* 46: 1843-1852.
- MacFarlane, G. R., Koller, C. E. and Blomberg, S. P. (2007) Accumulation and partitioning of heavy metals in mangroves: A synthesis of field-based studies. *Chemosphere* 69: 1454-1464.
- Megateli, S., Semsari, S. and Couderchet, M. (2009) Toxicity and removal of heavy metals (cadmium, copper, and zinc) by *Lemma gibba*. *Ecotoxicology and Environmental Safety* 72: 1774-1780.

- Mishra, S., Srivastava, S., Tripathi, R. D., Govindarajan, R., Kuriakose, S. V. and Prasad, M. N. V. (2006) Phytochelatin synthesis and response of antioxidants during cadmium stress in *Bacopa monnieri* L. *Plant Physiology and Biochemistry* 44: 25-37.
- Mulligan, C. N., Young, R. N. and Gibbs, B. F. (2001) Remediation technologies for metal-contaminated soils and ground water: an evaluation. *Engineering Geology* 60: 193-207.
- Naderi, M., Danesh-Shahraki, A. and Naderi, R. (2013) The role of nanotechnology in improving the use efficiency of nutrients and chemical fertilizers. *Mon Nanotechnology* 11: 16-32.
- Prasad, M. N. V. (1995) Cadmium toxicity and tolerance in vascular plants. *Environmental and Experimental Botany* 35: 525-545.
- Rezai, R., Hoseyni, S. M., Shabanali, H. and Safa, L. (2010) Identify and analyze the barriers to the development of nanotechnology in the agricultural sector from the perspective of researchers. *Journal of Science and Technology Policy* 2: 17-26.
- Safdari, Y. and Kazemitabar, S. K. (2009) Plant tissue culture study on two different races of purslane (*Portulaca oleracea* L.). *African Journal of Biotechnology* 8: 5906-5912.
- Sanchez, A. S., Juarez, M., Sanchez-Andreu, J., Jorda, J. and Bermudez, D. (2005) Use of humic substances and amino acids to enhance iron availability for tomato plants from applications of the chelate FeEDDHA. *Journal of Plant Nutrition* 28: 1877-1886.
- Savasari, M., Emadi, M., Bahmanyar, M. A. and Biparva, P. (2015) Optimization of Cd (II) removal from aqueous solution by ascorbic acid-stabilized zero valent iron nanoparticles using response surface methodology. *Journal of Industrial and Engineering Chemistry* 21: 1403-1409.
- Schonfeld, M. A., Johnson, R. C., Carver, B. and Morhinweg, D. W. (1988) Water relation in winter wheat as drought resistance indicator. *Crop Science* 28: 526-531.
- Schutzendubel, A. and Polle, A. (2002) Plant response to abiotic stresses: heavy metal-induced oxidative stress and protection by mycorrhization. *Journal of Experimental Botany* 53: 1351-1365.
- Shah, K., Mankad, A. U. and Reddy, M. N. (2017) Cadmium accumulation and its effects on growth and biochemical parameters in *Tagetes erecta* L. *Journal of Pharmacognosy and Phytochemistry* 6: 111-115.
- Shidfar, F., Yarahmadi, S. H. and Jalali, M. (2007) Effects of purified omega-3 fatty acids in postmenopausal women with type-2 diabetes Iranian. *Journal Endocrinal Metabolism* 9: 229-234.
- Soltani, A., Hammer, G. L., Torabi, B., Robertson, M. J. and Zeinali, E. (2006) Modeling chickpea growth and development: Phenological development. *Field Crops Research* 99: 1-13.
- Stewart, R. R. C. and Bewley, J. D. (1980) Lipid peroxidation associated with accelerated aging of soybean axes. *Plant Physiology* 65: 245-248.
- Suh, H., Kim, C. H., Lee, J. and Jung, J. (2002) Photodynamic effect of iron on photosystem II function in pea plants. *Photochemistry and Photobiology* 75: 513-18.
- Tafvizi, M., Motesarezadeh, B. and Savaghebi, G. (2014) Investigating the effects of lead contamination and foliar application of iron on some physiological characteristics in two forage corn (*Zea mays* L.) hybrids in calcareous soil. *Iranian Journal of Field Crop Science* 45: 213-226.
- Talatam, S. and Parida, B. (2009) Crop growth as influenced by zinc and organic matter in cadmium-rich polluted soils. Available online at: <http://scholarship.org/uc/item>. Accessed 13 April 2009.
- Teutonica, R. A., Palta, J. P. and Osborn, T. C. (1993) In vitro freezing tolerance in relation to winter survival of rapeseed cultivars. *Crop Science* 33: 103-107.
- Tiwari, K., Dwivedi, S., Mishra, S., Srivastava, S., Tripathi, R., Singh, N. and Chakraborty, S. (2008) Phytoremediation efficiency of *Portulaca tuberosa* rox and *Portulaca oleracea* L. naturally growing in an industrial effluent irrigated area in Vadodra, Gujrat, India. *Environmental Monitoring and Assessment* 147: 15- 22.
- Vassilev, A. (2003) Barley seedlings as bio-indicators for water contamination by cadmium. *Journal of Environmental Protection and Ecology* 4: 354-360.
- Willey, N. (2007) Phytoremediation methods and review. *Methods in Biotechnology*. Humana Press, Totowa, New Jersey.
- Xiao, X., Tongbin, C., Zhizhuang, A. and Mei, L. (2008) Potential of *Pteris vittata* L. for phytoremediation of sites co-contaminated with cadmium and arsenic: the tolerance and accumulation. *Journal of Environmental Sciences* 20: 62-67.
- Yaghoobian, Y., Siadat, S. A., Moradi, S. A., Telavat, M. R. and Pirdashti, H. (2016) Quantify the response of purslane plant growth, photosynthesis pigments and photosystem ii photochemistry to cadmium concentration gradients in the soil. *Russian Journal of Plant Physiology* 63: 77-84.
- Zhang, M., Alva, A. K., Li, Y. C. and Calvert, D. V. (1997) Chemical association of Cu, Zn, Mn, and Pb in selected sandy citrus soils. *Journal Soil Science* 162: 181-188.
- Zhang, M., He, F., Zhao, D. and Hao, X. (2011) Degradation of soil sorbed trichloroethylene by stabilized zero valent iron nanoparticles: Effects of sorption, surfactants, and natural organic matter. *Water Research* 45: 2401-2414.



## Effect of foliar application of iron nanoparticles on improvement of some physiological and morphological traits of purslane (*Portulaca oleracea*) under cadmium stress

Zahra Noori Akandi<sup>1</sup>, Hassan Makarian<sup>1\*</sup>, Hemmatollah Pirdashti<sup>2</sup>, Mohammad Reza Amerian<sup>1</sup>, Mehdi Baradaran Firozabadi<sup>1</sup>, Mohammad Ali Tajik Ghanbary<sup>3</sup>

<sup>1</sup> Department of Agronomy, Collage of Agriculture, Shahrood University of Technology

<sup>2</sup> Department of Agronomy, Genetics and Agricultural Biotechnology Institute of Tabarestan, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University

<sup>3</sup> Department of Plant protection, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University

(Received: 06/01/2019, Accepted: 17/04/2019)

### Abstract

In order to investigate the effects of foliar spraying of iron nanoparticles on improvement of some physiological and morphological traits of purslane (*Portulaca oleracea*) under cadmium stress, a factorial experiment was conducted in a completely randomized design with three replications. The experiment was conducted under greenhouse conditions at Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University during 2017. The experimental factors included cadmium chloride in six levels (0, 25, 50, 75, 100 and 125 mg/kg soil) and foliar spray of iron nanoparticles in five levels (0, 0.25, 0.5, 0.75 and 1 g/l). The results showed that the interaction effects of iron nanoparticles and cadmium were significant on leaf area, root dry weight and proline content at 5% as well as leaf dry weight and chlorophyll contents at 1% probability level. The leaf area responded a linear decrease trend with increasing cadmium levels at levels of 0, 0.5, 0.75 and 1 g/l of foliar spraying of iron nanoparticles. By contrast, as a segmented model at concentration of 0.25 g/l. Foliar spraying of iron nanoparticles at all four levels increased root dry weight to 25 mg/kg of cadmium, but at levels above 25, the root dry weight decreased at higher level of Cd. Meanwhile, the concentration of 0.5 g/l of foliar spraying of iron nanoparticles had the most effect on root dry weight by 34.80% increase as compared to the control. SPAD value increased in both levels of 0.5 and 0.75 to 25 mg/kg of soil cadmium, 11.19 and 28.99% respectively, as compared to the control. In general, our results, indicated that foliar application of iron nanoparticles was effective to improve cadmium tolerance in purslane plant in low cadmium concentrations. However, more research is needed to investigate the mechanism of iron nanoparticles.

**Keywords:** Stress, Phytoremediation, Heavy metals, Nanoparticles.

Corresponding author, Email: h.makarian@shahroodut.ac.ir