

اثرات بر هم کنش کادمیم و ژیببرلین بر رشد، مقدار پروتئین و غلظت پتاسیم گیاه پیاز خوراکی *Allium cepa L.*

• مه لقا قربانلی و • احمد مجد، اعضا هیات علمی دانشگاه آزاد اسلامی تهران شمال
• سکینه سعیدی سار، دانشجوی کارشناسی ارشد دانشگاه آزاد اسلامی تهران شمال

تاریخ دریافت: دی ماه ۱۳۸۰ تاریخ پذیرش: مردادماه ۱۳۸۲

چکیده

در این تحقیق اثرات اصلی کادمیم ($Cd(NO_3)_2 \cdot 4H_2O$) و بر هم کنش متقابل کادمیم و ژیببرلین (GA_3) بر رشد ریشه و بخش هوایی، پروتئین و غلظت پتاسیم در گیاهان پیاز خوراکی *Allium cepa L. cv. Red Azarshahr* بررسی شده است. گیاهان به مدت ۱۰ روز در محلول غذایی هوگلند دارای غلظتهای مختلف Cd^{2+} (۰ و ۰/۴ میلی مولار) و GA_3 (۰ و ۰/۰۳ میلی مولار) رشد یافته‌اند. نتایج تجزیه واریانس نشان داد که با افزایش غلظت کادمیم در محلول غذایی، به طور معنی‌دار ($p < 0.01$) رشد ریشه و بخش هوایی، محتوای پروتئین بخش هوایی و غلظت پتاسیم کاهش یافت. افزودن ژیببرلین به طور معنی‌دار اثرات سمی کادمیم را بر پیاز خوراکی کاهش داد.

کلمات کلیدی: کادمیم، ژیببرلین، پیاز خوراکی، پروتئین، پتاسیم.

Pajouhesh & Sazandegi No: 59 pp: 43-48

The interactive effects of cadmium and gibberellin on growth, protein content and potassium concentration in onion (*Allium cepa L.*) plant

by: M. Ghorbanli and Majd.A, Members or Scientific Board of Azad Islamic University-NorTh Tehran, Iran.

Saeidi Sar S. M.S.C Student of Azad Islamic University-North Tehran Iran.

In this investigation, the main effects of cadmium ($Cd(NO_3)_2 \cdot 4H_2O$) and interaction of cadmium and gibberellin (GA_3) on root and shoot growth, proteins and potassium concentration in onion (*Allium cepa L. cv. Red Azarshahr*) plants were studied. Plants were grown for 10 days in Hoagland nutrient solution containing variable Cd^{2+} concentrations (0, 0.1, 0.2, 0.4 mM) and GA_3 (0, 0.03 mM). The ANOVA results showed that, with increasing cadmium concentration in nutrient solution, significantly ($p < 0.01$) root and shoot growth, protein content of shoot and potassium concentration decreased. The addition of gibberellin significantly reduced the toxic effects of cadmium on onion.

Keywords: Cadmium, Gibberellin, Onion, Protein, Potassium.

مقدمه

یکی از مهمترین مشکلات جوامع بشری آلودگی محیط زیست، به ویژه آلودگی با فلزات سنگین می‌باشد. در بین فلزات سنگین کادمیم (Cd^{2+}) یکی از سمی‌ترین آلاینده‌های هوا، آب و خاک است (۵). این عنصر سمی در خاک قدرت حرکت بالایی دارد و می‌تواند تغییراتی را در اکوسیستم‌ها ایجاد کند و سلامتی انسان را به خطر اندازد (۱۷).

کادمیم نقش فیزیولوژیکی شناخته شده‌ای در گیاهان ندارد (۸). در حالی که به آسانی به وسیله ریشه بسیاری از گیاهان جذب و به برگها انتقال می‌یابد (۴).

یکی از اثرات اولیه غلظتهای سمی کادمیم بر گیاهان کاهش رشد می‌باشد (۴). به ویژه در اندامهایی مانند ریشه‌ها که اولین برخورد مستقیم را با مواد زیان‌آور در خاکهای آلوده دارند تغییرات بسیار سریع در ویژگیهای رشدی آنها مشاهده می‌شود (۲).

کاهش رشد ریشه در گیاهان *Allium cepa* L. در حضور فلزات سنگین بوسیله Barecelo در ۱۹۹۰ (۳) و بوسیله ... در سال ۱۹۹۷ (۶) گزارش شده است.

کادمیم، احتمالاً بوسیله تولید رادیکال‌های آزاد و اشکال مختلف اکسیژن فعال موجب تنش اکسیداتیو می‌شود (۱۰). این رادیکال‌های آزاد و اشکال مختلف اکسیژن فعال با لیپیدها، پروتئین‌ها، رنگیزه‌ها و اسیدهای نوکلئیک ترکیب می‌شود و سبب پراکسیداسیون لیپیدها، آسیب‌های غشایی و غیر فعال‌سازی آنزیم‌ها می‌شوند (۵).

بدین ترتیب یکی از تظاهرات گیاهان تحت تیمار کادمیم، تغییرات مقدار پروتئین‌ها می‌باشد (۴). تغییرات مقدار پروتئین‌ها در بخش هوایی گیاهان سویا تحت تیمار کادمیم توسط حداد کاوه و قربانلی در ۱۳۷۱ (۱) گزارش شده است.

تنش اکسیداتیو ناشی از فلزات سنگین منجر به پراکسیداسیون لیپیدها و در نتیجه از هم پاشیدگی غشاهای سلولی می‌شود (۲۰). این امر نشأت‌تاسیم را از سلول به دنبال خواهد داشت (۱۳).

بنابراین در تحقیق حاضر علاوه بر بررسی برخی اثرات سوء کادمیم بر گیاه *Allium cepa* L. به مطالعه تأثیر بر هم کنش متقابل کادمیم و ژیریلین و امکان استفاده از ژیریلین جهت کاهش اثرات سوء کادمیم بر گیاه *A. cepa* نیز پرداخته شده است.

مواد و روشها

الف - مواد گیاهی و شرایط کشت

بذرهای سالم پیماز خوراکی *Allium cepa* L. cv. Red Azarshahr انتخاب و با کمک هیپوکلریت سدیم ۱٪ سترون و با آب جاری و سپس با آب مقطر شستشو شدند.

جوانه‌زنی بذرها در داخل ژرمیناتور بر روی کاغذ صافی مرطوب درون ظروف پتری با طول روز ۱۶ ساعت با مقدار نور ۷۵ میکرو مول فوتون / متر مربع / ثانیه، تناوب دمایی ۱۶ درجه سانتیگراد: ۲۰ درجه سانتیگراد (شب: روز) و رطوبت نسبی ۶۰٪ به مدت ۵ روز صورت گرفت. سپس دانه رست‌ها به محلول غذایی استریل هوگلدن (۱۱) انتقال یافتند. پس از دو روز دانه رست‌ها به محلولهای غذایی جدید دارای غلظتهای مختلف از کادمیم و ژیریلین منتقل شدند. کادمیم به صورت $Cd(NO_3)_2$ و $4H_2O$ و در غلظت‌های ۰ و ۰/۱ و ۰/۲ و ۰/۴ میلی مولار و GA_3 در غلظتهای ۰ و ۰/۰۳ میلی مولار اضافه گردید. pH محلولهای غذایی در ۶/۳ تنظیم شد و گیاهان در داخل ژرمیناتور (طول روز ۱۶ ساعت با مقدار نور ۷۵ میکرو مول فوتون / متر مربع / ثانیه، تناوب دمایی ۱۶ درجه سانتیگراد: ۲۰ درجه سانتیگراد (شب: روز) و رطوبت نسبی ۶۰٪) رشد یافتند. در طول دوره رشد، ۲ بار تعویض محلولهای غذایی صورت گرفت.

ب - اندازه‌گیری رشد گیاه

پس از سپری شدن دوره تیمار وزن تر ریشه و اندام هوایی گیاهان به طور جداگانه بدست آمد و عمل خشک کردن نمونه‌ها در داخل آون با دمای ۷۰ درجه سانتیگراد به مدت ۲۴ ساعت صورت گرفت و وزن خشک نمونه با دقت ۰/۰۰۰۱ بدست آمد.

ج - اندازه‌گیری محتوای پروتئین

عمل عصاره‌گیری با کمک بافر تریس HCl صورت گرفت و سپس اندازه‌گیری مقدار پروتئین کل به روش Lowry انجام شد (۱۲).

د - اندازه‌گیری مقدار کادمیم و پتاسیم

عمل عصاره‌گیری و هضم با کمک مخلوط اسیدی $HNO_3 : HCl$ (V/۹:۱) صورت گرفت. اندازه‌گیری غلظت پتاسیم بوسیله فلیم فتومتر و غلظت کادمیم بوسیله اسپکترامتری جذب اتمی با روش Slavin انجام شد (۱۹).

ه - تجزیه و تحلیل آماری

آزمایشها به صورت یک طرح کاملاً تصادفی در قالب فاکتوریل و با دو فاکتور کادمیم در چهار سطح و ژیریلین در دو سطح با سه تکرار انجام شد، نتایج آزمایشها با استفاده از نرم‌افزار آماری MSTATC مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفتند. در صورت معنی‌دار بودن بر هم کنش متقابل کادمیم و ژیریلین، میانگین شاخص‌های اندازه‌گیری شده با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن گروه‌بندی شدند.

نتایج

الف - رشد گیاه

وزن تر و خشک ریشه و اندام هوایی در گیاهان تحت تیمار به طور معنی‌دار ($p > 0.01$) با افزایش غلظت کادمیم در محلول غذایی کاهش یافت. بر هم کنش متقابل کادمیم و ژیریلین بر رشد معنی‌دار شده است ($p > 0.01$) به طوری که وزن تر و وزن خشک ریشه در تیمار ۰/۴mM

جدول ۱- اثرات کادمیم و ژیرلین بر غلظت کادمیم کل (میلی گرم بر گرم وزن خشک)

ژیرلین/کادمیم	۰	۰/۰۳	
۰	۰/۰۰۶±۰/۰۰۲d	۰/۰۰۸±۰/۰۰۴d	
۰/۱	۲/۱۳۴±۰/۱۶۰b	۰/۰۶۲±۰/۰۰۸d	
۰/۲	۲/۶۴۱±۰/۱۲۱b	۰/۷۲۴±۰/۱۱۱c	
۰/۴	۴/۷۷۳±۰/۱۳۳a	۰/۸۰۱±۰/۳۵۱c	
	Cd	GA	Cd×GA
سطح معنی داری	**	**	**

مقادیر موجود در جدول خطای استاندارد ± میانگین می‌باشد آزمایشها در سه تکرار انجام شده است (n=3) گروه‌بندی میانگین‌ها با توجه به معنی‌دار بودن بر هم کنش متقابل کادمیم و ژیرلین در سطح ۱٪ صورت گرفته است. حروف مشابه اختلاف معنی‌داری در سطح یک درصد ندارند (غلظت ژیرلین و کادمیم براساس میلی مولار است).

$p < 0.01^{**}$

بنابراین کاهش غلظت پتاسیم در ریشه گیاهان تحت تیمار ۰/۴mM کادمیم و ۰/۳mM ژیرلین نسبت به شاهد ۲۵/۳٪ بود ولی بر هم کنش متقابل ژیرلین و کادمیم بر غلظت پتاسیم بخش هوایی معنی‌دار نشده است و غلظت پتاسیم بخش هوایی نسبت به شاهد در همین تیمار ۳۲ درصد کاهش نشان داد که نسبت به تیمار ۰/۴mM کادمیم فاقد ژیرلین این کاهش بیشتر بود (جدول ۲ و ۳).

بحث

نتایج کلی بدست آمده در این بررسی نشان دهنده اثرات سوء کادمیم بر رشد، مقدار پروتئین و غلظت پتاسیم در گیاه پیاز بود. کادمیم با دخالت در واکنش‌های فوتمنتاسیون، تنفس و متابولیسم نیتروژن باعث کاهش تولید بیوماس در گیاهان و مهار رشد می‌شود (۱۸). از طرف دیگر تحت القای کادمیم مقدار آب سلول و الاستیسیته دیواره سلول کاهش یافته که موجب کاهش رشد گیاه می‌شود (۱۹). با استناد به Ouzounidou، یکی از علل مهار رشد در گیاهان تحت تیمار کادمیم کاهش جذب عناصر غذایی ضروری همانند: K، Ca، Mg، Fe تحت القای کادمیم می‌باشد (۱۶). اثر بازدارندگی کادمیم بر رشد ریشه پیاز بیشتر از اندام‌های هوایی می‌باشد، که این مشاهدات با نتایج Barcelo در سال ۱۹۹۰ (۳) مطابقت دارد. این محقق، مهار رشد ریشه را در *Allium cepa* به دلیل اتصال فلز سنگین به اسیدهای نوکلئیک و در نتیجه به مهار سیتوکینین‌ها نسبت داده است (۳).

Fiskesjo، علت کاهش رشد ریشه را در *A. cepa* به حساسیت بسیار بالای مریستم رأس ریشه و تقسیم سلولی نسبت به یونهای فلزی سنگین عنوان کرد (۶). اما مهمترین علت کاهش رشد در گیاهان تحت تیمار کادمیم ناشی از آسیب‌های اکسیداتیو به لیپیدهای غشایی، پروتئین‌ها، پیگمان‌ها و اسیدهای نوکلئیک می‌باشد، که در نهایت حتی

کادمیم به ترتیب ۷۵٪ و ۸۵٪ نسبت به شاهد کاهش یافته در حالی که در تیمار ۰/۴mM کادمیم که دارای ۰/۰۳mM ژیرلین نیز بود، این کاهش به ترتیب ۵۰٪ و ۷۰٪ شده است. وزن تر و وزن خشک هوایی در تیمار ۰/۴mM کادمیم به ترتیب ۵۲٪ و ۶۲٪ نسبت به شاهد کاهش نشان داد. در حالی که در تیمار ۰/۴mM کادمیم که دارای ژیرلین بود این کاهش به ترتیب به ۲۱/۴٪ و ۲۲٪ بوده است (اشکال ۱ تا ۴).

ب - مقدار پروتئین‌ها

به تدریج با بالا رفتن غلظت کادمیم در محلول غذایی در تیمارهای بدون ژیرلین از مقدار پروتئین کل در بخش هوایی گیاه به طور معنی‌دار ($p < 0.01$) کاسته شده است. به طوری که در تیمار ۰/۴mM کادمیم مقدار پروتئین در بخش هوایی ۲۵٪ کاهش نسبت به شاهد نشان داد. در حالی که بر هم کنش متقابل ژیرلین و کادمیم نیز بر مقدار پروتئین‌ها معنی‌دار شده است ($p < 0.01$) و حتی در تیمار ۰/۴ میلی مولار کادمیم که دارای ۰/۰۳ میلی مولار ژیرلین هم بود، افزایش ۱۴٪ در مقدار پروتئین‌ها نسبت به شاهد مشاهده شده است (شکل ۵).

ج - مقدار کادمیم و پتاسیم

با افزایش مصرف کادمیم در محلول غذایی، افزایش غلظت کادمیم در گیاه به طور معنی‌دار ($p < 0.01$) دیده شده است. بالاترین غلظت کادمیم در گیاهان پیاز در تیمار ۰/۴mM کادمیم مشاهده شده است (جدول ۱). در حالی که بر هم کنش متقابل کادمیم و ژیرلین در غلظت کادمیم کل نیز در سطح ۱٪ معنی‌دار شده است. با افزایش غلظت کادمیم به طور معنی‌دار ($p < 0.01$) هم در بخش ریشه و هم در بخش هوایی از غلظت پتاسیم کاسته شده است. در تیمار ۰/۴ میلی مولار کادمیم، غلظت پتاسیم در ریشه ۶۹٪ و در اندام هوایی ۲۱/۷٪ نسبت به شاهد کاهش یافته است. برهم کنش متقابل ژیرلین و کادمیم فقط بر ریشه معنی‌دار شده است

جدول ۲- اثرات کادمیم و ژیرلین بر غلظت پتاسیم ریشه (میلی گرم بر گرم وزن خشک)

ژیرلین / کادمیم	*	+ / ۰.۳
۰	۴۱/۸۵۴ ± ۱/۸۹۰a	۴۵/۱۸۵ ± ۲/۵۵۳a
۰/۱	۲۱/۴۱۵ ± ۱/۰۴۳c	۳۹/۰۷۷ ± ۱/۰۷۴ab
۰/۲	۲۹/۸۴۳ ± ۲/۲۳۵c	۳۲/۹۶۸ ± ۱/۰۰۸bc
۰/۴	۱۲/۴۶۷ ± ۱/۰۶۵c	۱۹/۶۲۵ ± ۰/۵۲۱d
	Cd	GA
سطح معنی داری	**	**

مقادیر موجود در جدول خطای استاندارد ± میانگین می باشد آزمایشها در سه تکرار انجام شده است (n=3) گروه بندی میانگینها با توجه به معنی دار بودن بر هم کنش متقابل کادمیم و ژیرلین در سطح ۱٪ صورت گرفته است. حروف مشابه اختلاف معنی داری در سطح یک درصد ندارند. (غلظت ژیرلین و کادمیم براساس میلی مولار است).
p < ۰.۰۱**

البته کاهش مقدار پتاسیم الزاماً در ارتباط با آسیب های غشایی نیست و احتمالاً بوسیله جانشین شدن فلز سنگین در کانالهای یونی ویژه انتقال پتاسیم نیز صورت می گیرد (۱۵).

بر هم کنش ژیرلین و کادمیم بر وزن تر و خشک ریشه و اندام هوایی، مقدار پروتئین، غلظت پتاسیم هوایی معنی دار شده است (p < ۰.۰۱). در حضور ژیرلین افزایش مقدار پروتئین و پتاسیم و بهبود در رشد، بویژه در اندامهای هوایی مشاهده شده است که با نتایج Ghorbanli و همکارانش در ۱۹۹۹ انطباق دارد (۷). احتمالاً ژیرلین با کاستن از آسیبهای اکسیداتیو ناشی از کادمیم موجب تقلیل اثرات سمی کادمیم بر رشد، محتوای پروتئینی و جذب عناصر ضروری در گیاه *Allium cepa* شده است. البته در مورد پتاسیم اثر احتمالی ژیرلین در کاهش

می تواند به مرگ گیاه نیز منتهی شود (۹). کاهش معنی دار پروتئینها در گیاهان پیاز، تحت القای کادمیم که با نتایج حداد کاوه و قربانلی در سال ۱۳۷۱ (۱) و Costa در سال ۱۹۹۷ (۴) و Mohan در سال ۱۹۹۸ (۱۴) منطبق است. می تواند به دلیل تجزیه زیستی پروتئینها در نتیجه آسیب های اکسیداتیو در حضور کادمیم باشد که با تجزیه اسیدهای آمینه کاهش کلی در رشد گیاه نیز دیده می شود (۴). یکی دیگر از نشانه های آسیب اکسیداتیو تحت القای کادمیم کاهش معنی دار غلظت پتاسیم در اندامهای هوایی و ریشه گیاهان پیاز می باشد. پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی و اختلال در تمامیت غشاهای (۱۳)، کاهش کلی انرژی (ATP) مورد نیاز برای پمپ یونی، بر هم کنش متقابل یون فلزی با سطح سلول از طریق اتصال فلز با گروههای سولفیدریل سبب نشت پتاسیم از ریشه می شود. (۳، ۱۶).

جدول ۳- اثرات کادمیم و ژیرلین بر غلظت پتاسیم اندام هوایی (میلی گرم بر گرم وزن خشک)

ژیرلین / کادمیم	*	+ / ۰.۳
۰	۴۶/۷۷۹ ± ۲/۵۶۰	۴۰/۲۷۷ ± ۳/۰۶۰
۰/۱	۴۳/۱۰۶ ± ۰/۵۵۷	۹۴/۴۵ ± ۳/۷۰۰
۰/۲	۴۳/۲۲۲ ± ۱/۸۸۶	۳۵/۴۰۷ ± ۰/۹۹۷
۰/۴	۳۶/۴۸۸ ± ۱/۷۱۹	۳۱/۹۱۲ ± ۲/۸۱۳
	CD	GA
سطح معنی داری	**	**

مقادیر موجود در جدول خطای استاندارد ± میانگین می باشد آزمایشها در سه تکرار انجام شده است (n=3) گروه بندی میانگینها با توجه به معنی دار بودن بر هم کنش متقابل کادمیم و ژیرلین در سطح ۱٪ صورت گرفته است. حروف مشابه اختلاف معنی داری در سطح یک درصد ندارند. (غلظت ژیرلین و کادمیم براساس میلی مولار است).

p > ۰.۰۵**
۰.۰۱ < p < ۰.۰۵**
p < ۰.۰۱**

منابع مورد استفاده

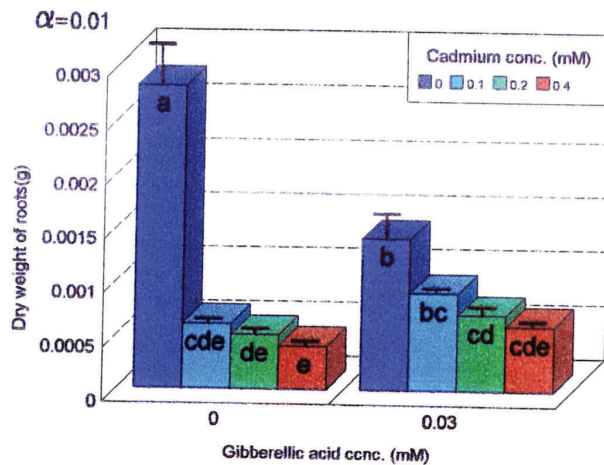
۱- حداد کاوه شیرین. ۱۳۷۱. اثر کادمیم و ژیرلین بر پروتئین و برخی از پدیده‌های فیزیولوژیکی در گیاه سویا. پایان‌نامه کارشناسی ارشد دانشگاه تربیت معلم تهران.

2-Baker A.J.M and Brooks RR. 1989; Terrestrial higher plants which hyperaccumulate metallic elements. A review of their distribution, ecology and phytochemistry.

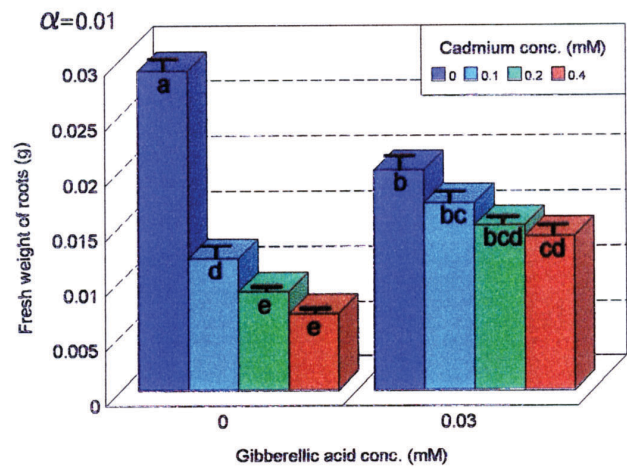
اثرات سمی کادمیم گزارشی موجود نیست و نیاز به تحقیق و بررسیهای دیگر دارد.

سپاسگزاری

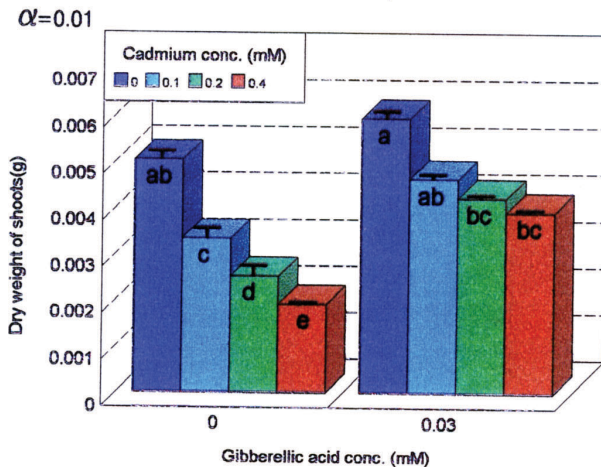
بدین وسیله مراتب سپاس و تشکر خود را از کلیه عزیزانی که به هر نحو در اجرای این تحقیق همکاری داشته‌اند بویژه آقای دکتر زمانی زاده ریاست مجتمع آزمایشگاهی دانشگاه



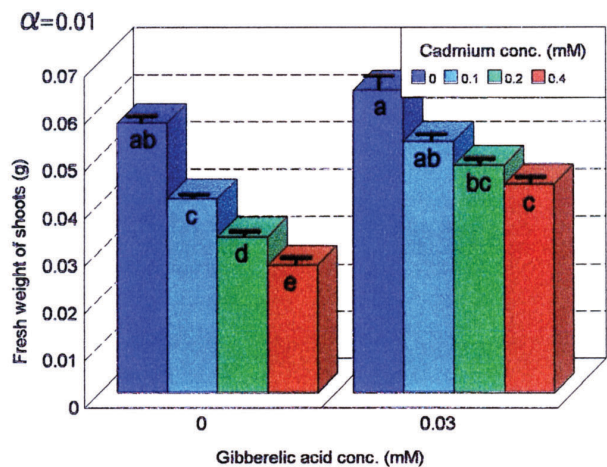
شکل ۳- اثرات کادمیم و ژیرلین بر وزن خشک ریشه



شکل ۱- اثرات کادمیم و ژیرلین بر وزن تر ریشه



شکل ۴- اثرات کادمیم و ژیرلین بر وزن خشک اندام هوایی



شکل ۲- اثرات کادمیم و ژیرلین بر وزن تر اندام هوایی

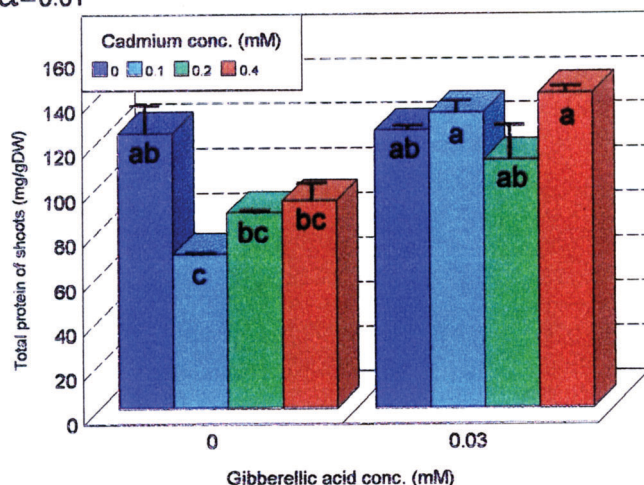
Biorecovery (1), 81-126.

3- Barcelo J, Poschenrieder Ch. 1990; Plant water relations as affected by heavy metal stress. Journal of plant Nutrition 13(1), 1-37.

4- Costa G, Spitz E. 1997; Influence of cadmium on soluble

علوم و تحقیقات، آقای دکتر معتمد ریاست دانشکده علوم و فنون دریایی، آقایان مهندس سعیدی و مهندس رضایی و خانم هاسانقی و فرزانی اعلان می‌نمایم.

$\alpha=0.01$



شکل ۵- اثرات کادمیم و ژیببرلین بر مقدار پروتئین کل اندام هوایی

Environmental-Pollution (2), 233- 236.

15-Murphy A, Taiz L.1997; Correlation between potassium efflux and copper sensitivity in to Arabidopsis ecotypes. New Phytol (136), 211 -222.

16- Ouzounidou G, Moustakas M, Eleftheriou EP .1997; Physiological and ultrastructural effects of cadmium on wheat leaves. Arch Environ Contan Toxicol (35), 154 - 160.

17- Perronnet K, Schwartz C .2000; Availability of cadmium and zinc accumulated in the leaves of *Thlaspi caerulescens* in incorporated into soil. Plant and Soil (227), 257 – 263.

18-Sanita di Toppil, Gabbrielli R .1999; Response to cadmium in higher plants. Environmental and Experimental Botany (41), 105 -130

19-Slavin W .1988. Atomic absorption spectrometry, in methods in Enzymology. Eddited by James F, Riordan and Bertl. Vallee. (185), 117-145.

20- Vangronsveld J, Clijsters H .1994; Toxic effects of metals. In: Farago ME, ed. Plants and the chemical elements, biochemistry, uptake, tolerance and toxicity, Weinheim, Germany: VCH verlagsgesellschaft, 150 - 177.

carbohydrates, free amino acids, protein content of in vitro cultured *Lupinus albus*. plant Sci (128), 131-140.

5- Dixit V. Pandey V. Shyam R: 2001; Differential antioxidative responses to cadmium in roots and leaves of pea. Journal of Experimental Botany, Vol. 52(358), 1101-1109.

6- Fiskesjo G .1997; Allium test for screening chemicals, evaluation of cytological parameters. In Wang W, Gorsuch JW. Hughes JS (eds) plants for environmental studies. Lewis, Boca, Raton, 307-333.

7- Ghorbanli M. Kaveh S, Farzami S.M.1999; Effects of cadmium and gibberellin on growth and photosynthesis of *Glycine max*. Photosynthetica, 37(4), 627-631.

8- Hagemeyer J .1999; Ecophysiology of plant growth under heavy metal stress. In: Prasad M.V.U, Hagemeyer J. Heavy metals stress in plants. 157-181.

9-Hegedus A. Erdei S. Horvath G. 2001; Comparative studies of H₂O₂ detoxifying enzymes in green and greening barely seedling under cadmium stress. Plant Sci (160), 1085-1093.

10- Hendry G.A.F, Baker A.J.M, Ewart CF.1992; Cadmium tolerance and toxicity, oxygen radical processes and molecular damage in cadmium-tolerant and cadmium-sensitive clones of *Holcus ianatus*. Acta Botanica Neerlandica. (41), 27-281.

11- Hoagland D.R, Arnon D.I. 1957; California agriculture experiment station. Circular 347.

12- Lowry O.H, Rosebrough N.J, Farr A.L, Randall R.J .1951; Protein measurement with the folin phenol reagent. J. Bid. Chem. (193), 265-275.

13- Mehta S.K, Gaur J.P .1999; Heavy-metal-induced proline accumulation and its role in ameliorating metal toxicity in *Cohlorella vulgaris*. New Phytol (143), 253-259.

14- Mohan BS.1998. Potential phytotoxicity of lead and cadmium to *lemna minor* grown in sewage stabilization ponds.