

بهبود جوانه‌زنی، رشد و خصوصیات بیوشیمیایی گیاهچه‌های حاصل از بذور فرسوده شده گاوزبان اروپایی با استفاده از اسید آسکوربیک تحت تنش شوری

پریسا شیخ‌زاده مصدق^۱، حمید شفیع‌یار^۲، سعید خماری^۳، حمیدرضا محمد دوست چمن‌آباد^۴

۱. استادیار، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل
 ۲. دانش‌آموخته کارشناسی ارشد علوم و تکنولوژی بذر، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل
 ۳. دانشیار، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل
 ۴. استاد، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل
- (تاریخ دریافت: ۱۳۹۶/۱۲/۱۶؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۷/۱۱/۲۳)

چکیده

باتوجه به اهمیت گاوزبان اروپایی و جوانه‌زنی غیریکتواخت و ضعیف این گیاه در نتیجه فرسودگی طی انبارداری و فراوانی منابع آب و خاک شور در کشور، این پژوهش به منظور بررسی تاثیر پیش‌تیمار و فرسودگی بذر بر جوانه‌زنی، رشد و خصوصیات بیوشیمیایی گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی تحت تنش شوری، به‌صورت آزمایش فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار انجام شد. فاکتورهای آزمایشی شامل تنش شوری (صفر، ۴، ۸ و ۱۰ دسی‌زیمنس بر متر)، پیش‌تیمار بذر (شاهد و پیش‌تیمار با غلظت ۱۵۰ پی‌پی‌ام اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت) و مدت فرسودگی بذور (صفر، ۸ و ۱۴ ساعت) بود. نتایج نشان داد که با افزایش شدت تنش شوری و مدت‌زمان فرسودگی، درصد و سرعت جوانه‌زنی و وزن خشک گیاهچه‌ها کاهش یافت. کاهش وزن خشک گیاهچه‌ها تحت تنش شوری حدود ۷۵ تا ۷۸ درصد بود. فعالیت آنزیم‌های کاتالاز، پراکسیداز و اسیدآمین پراکسیداز تحت تنش شوری افزایش یافت که این افزایش در گیاهچه‌های حاصل از بذرهای پیش‌تیمار شده به‌طور معنی‌داری بیش‌تر از شاهد بود. پیش‌تیمار بذر موجب افزایش معنی‌دار خصوصیات جوانه‌زنی، رشد و پرولین گیاهچه‌ها در تمام سطوح شوری و فرسودگی گردید. افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز گیاهچه‌های حاصل از بذور پیش‌تیمار شده در شرایط بدون فرسودگی و فرسودگی به مدت ۱۴ ساعت به ترتیب در حدود ۱/۶ و ۲/۵ برابر بود. به‌طور کلی، پیش‌تیمار بذر با اسید آسکوربیک از طریق افزایش قدرت بذر و خصوصیات بیوشیمیایی گیاهچه‌ها، از اثرات منفی تنش شوری و فرسودگی کاسته و موجب بهبود جوانه‌زنی و رشد گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی در شرایط مساعد و نامساعد می‌شود.

واژه‌های کلیدی: آنزیم‌های آنتی اکسیدان، پیش‌تیمار بذر، رشد گیاهچه، فرسودگی، گاوزبان اروپایی.

Improvement of seed germination, growth and biochemistry characteristic of borage seedling from deteriorated seeds under salinity stress using ascorbic acid pretreatment

P. Sheikhzadeh Mosaddegh¹, H. Shafiyar², S. Khomari³, H.R. Mohammad Doost⁴

1. Department of Agronomy and Plant Breeding, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran.
2. MSc. Graduated student of Seed Sciences and Technology, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran.
3. Department of Agronomy and Plant Breeding, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran.
4. Department of Agronomy and Plant Breeding, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran.

(Received: Mar. 07, 2018 – Accepted: Feb. 12, 2019)

Abstract

Borage is one of the important medicinal plants with unequal and poor seed germination as a result of deterioration during storage. With attention to abundance of salty water and soils in country, this research was contacted to study of the effect of priming and deterioration of seed on germination, growth and biochemistry characteristic of borage under salinity stress. The experimental treatments were salinity stress, seed priming and deterioration duration (0, 8 and 14 hours). The results showed that percentage and rate of germination, seedling dry weight and length and weight were decreased with increasing of salinity stress levels and duration of deterioration. Seedlings dry weight loss was about 75% to 78% under salinity stress. Activity of peroxidase and catalase enzymes and proline content in seedling were increased under salinity stress, and this increase in seedlings from primed seeds was significantly higher than those of control seeds. Seed priming significantly increased the seed germination, growth and prolin content of seedling in both salinity stress and deterioration conditions. Seed priming caused a 1.6 and 2.5- fold increase in the catalase activity of seedlings derived from undeteriorated and deteriorated (14 hours) seeds, respectively. Generally, seed priming with ascorbic acid was reduced the negative effects of salinity stress and deterioration through increasing seed vigor and improving the biochemical properties of seedlings, and led to improve the seed germination and seedling growth under favorable and unfavorable conditions.

Keywords: Antioxidant enzymes, Deterioration, Medicinal plant, Seed priming, Seedling growth.

* Email: sheikhzadehmp@gmail.com

مقدمه

گاوزبان اروپایی با نام علمی *Borago officinalis* L. گیاهی علفی و یکساله است که ارتفاع آن به حدود ۱۲۰-۵۰ سانتی متر می‌رسد. این گیاه دارای خواص دارویی بسیار فراوانی است که سبب افزایش اهمیت آن شده است. این گیاه برای تنظیم متابولیسم و ترشحات سیستم هورمونی بدن بسیار مناسب می‌باشد. گلبرگ‌های گاوزبان معمولاً جهت رفع علائم سرماخوردگی، درمان برونشیت و عفونت‌های تنفسی، ناراحتی‌های گوارشی و قلبی عروقی نیز استفاده می‌شود و به‌طور عمومی به‌عنوان یک ضد التهاب تجویز می‌شود. اسید اولئیک و اسید پالمیتیک موجود در گل این گیاه، دارای اثرات کاهنده کلسترول خون نیز است. امروزه ثابت شده که برگ‌های این گیاه دارای خاصیت ضد افسردگی، ضد استرس‌های روحی و آرامش دهنده و تسکین دهنده قلب است. روغن بذور گاوزبان که غنی از اسیدهای چرب غیراشباع است برای درمان رماتیسم، آگزما و دیگر ناراحتی‌های پوستی مزمن مورد مصرف قرار می‌گیرد (Salehi Sormagi, 2009).

اگر چه کلرید سدیم جزو ترکیبات طبیعی موجود در خاک است. اما، در غلظت بالا می‌تواند اثرات محدود کننده شدیدی بر جوانه‌زنی، رشد و قدرت تولید گیاهان داشته باشد (Allakhverdiev et al., 2000; Koca et al., 2007). مرحله جوانه‌زنی به‌عنوان یکی از مراحل حساس گیاه به تنش شوری به‌شمار می‌آید. تجمع نمک در سلول‌های در حال نمو، یکی از دلایل حساسیت این مرحله به شوری است که از طریق کاهش پتانسیل آب، مانعت از جذب آب و سمیت یون‌های سدیم و کلر بر جوانه‌زنی بذور و رشد گیاهچه‌ها تاثیر می‌گذارد (Ouji et al., 2015; Khan et al., 2010; Sharma et al., 2004). آسیب‌های فیزیولوژیکی در نتیجه تنش شوری، در نهایت موجب کاهش رشد و عملکرد گیاهان می‌گردد (Yamaguchi and Blumwald, 2005; Rauf et al., 2007).

مطالعات متعدد نشان داده است که تنش شوری موجب کاهش جوانه‌زنی و رشد گیاهچه‌ها (Hassen et al., 2014; Khan et al., 2010; Soltani et al., 2006) و افزایش معنی‌داری در تولید گونه‌های فعال اکسیژن (ROS) می‌گردد (Ashrafi et al., 2015). از طرف دیگر گیاهان با استفاده از مکانیسم‌هایی بیوشیمیایی همانند کنترل انتقال یون‌ها از ریشه به اندام هوایی، تنظیم اسمزی و افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان (سوپراکسید دیسموتاز، پراکسیداز و کاتالاز) و افزایش محتوی اسید آمینه پرولین از اثرات تخریبی حاصل از تنش شوری می‌کاهد (Tabatabaei and Naghibalghora, 2014).

یکی دیگر از مشکلات جدی موجود در بخش کشاورزی، فرسودگی بذر می‌باشد که بیش‌ترین تأثیر را بر قدرت و کیفیت بذر دارد (Alivand et al., 2011). فرسودگی یا پیری بذر به فرآیند از دست رفتن کیفیت بذر با گذشت زمان اطلاق می‌شود که می‌تواند توانایی بذر برای زنده ماندن را کاهش دهد. فرسودگی بذر در صورت تاخیر در برداشت، حتی روی بوته مادری رخ داده و در خلال برداشت، فرآوری و انبار کردن نیز اتفاق می‌افتد (Coolbear, 1995). از مهم‌ترین تغییراتی که در طول فرسودگی بذر ایجاد می‌شود می‌توان به افزایش نفوذپذیری غشاهای سلولی، تخریب DNA و RNA ریبوزومی (McDonald, 1999) و کاهش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان مانند کاتالاز و پراکسیداز (Cakmak et al., 2010; Ghahremani et al., 2017) و ستر پروتئین‌ها (Murthy et al., 2003) اشاره کرد. این تغییرات منجر به کاهش قوه نامیه و قدرت بذر، کاهش جوانه‌زنی، سبز شدن و رشد گیاهچه (Seiadat et al., 2012)، افزایش حساسیت به تنش‌های محیطی و در نهایت کاهش عملکرد می‌شود (Basra et al., 2003). طی مطالعات عالیوند و همکاران (Alivand et al., 2011) در بذور کلزا مشخص شده است که فرسودگی باعث کاهش جوانه‌زنی و رشد گیاهچه‌های حاصل از این بذور می‌گردد.

روش‌های متعددی برای بهبود جوانه‌زنی و کاهش

رشد گیاهچه از طریق اعمال پیش تیمار بذری می‌تواند روی بهبود تولیدات گیاهان مخصوصاً گیاهان دارویی تأثیر مثبت داشته باشد، در این پژوهش سعی شده تا تأثیر فرسودگی بذری و پیش تیمار بذری با اسید آسکوربیک بر جوانه‌زنی و رشد گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی تحت تنش شوری مورد مطالعه قرار گیرد.

مواد و روش‌ها

به منظور بررسی تأثیر پیش تیمار بذری با اسید آسکوربیک بر مولفه‌های جوانه‌زنی، رشد و خصوصیات گیاهچه‌های حاصل از بذور فرسوده گاوزبان اروپایی تحت تنش شوری، آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار در دانشگاه محقق اردبیلی در سال ۱۳۹۴ اجرا شد. تیمارهای مورد مطالعه شامل تنش شوری با چهار سطح (صفر، ۴، ۸ و ۱۰ دسی زیمنس بر متر)، فرسودگی بذری با سه سطح (صفر (بدون فرسودگی)، ۸ و ۱۴ ساعت)، پیش تیمار بذری با استفاده از غلظت ۱۵۰ میلی‌مولار اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت و بذری شاهد بود. برای انجام آزمون فرسودگی کنترل شده، ابتدا رطوبت بذری گاوزبان اروپایی مطابق روش ایستا (ISTA, 2010) به حدود ۲۰ درصد رسانده شد و سپس در داخل فویل‌های آلومینیومی و در دمای ۴۲ درجه سانتی‌گراد به مدت‌های تعیین شده در دستگاه آون قرار داده شدند. بعد از اعمال تیمار فرسودگی، بذری جهت پیش تیمار نمودن، به داخل ارلن‌های حاوی محلول تهیه شده با غلظت ۱۵۰ میلی‌مولار اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت در داخل ژرمیناتوری با دمای ۱۰ درجه سانتی‌گراد انتقال داده شدند. بعد از اتمام مدت زمان پیش تیمار، بذری در محیط آزمایشگاه خشکانده شدند. جهت انجام آزمون جوانه‌زنی، ۲۵ عدد بذری ضد عفونی شده با استفاده از قارچ کش بنومیل از هر تیمار و تکرار در پتری‌دیش‌های حاوی دو لایه کاغذ صافی منتقل شدند و کشت بر روی کاغذ صافی صورت گرفت. برای اعمال

اثرات منفی تنش‌های محیطی و فرسودگی بذری وجود دارد که یکی از این تکنیک‌ها، استفاده از پیش تیمار بذری (پرایمینگ) است. مطالعات نشان داد که پیش تیمار بذری از طریق تقویت ترمیم اسیدهای نوکلئیک، پروتئین و غشای سلولی و همچنین افزایش فعالیت آنزیم‌ها به‌ویژه فعالیت آنزیم‌های هیدرولیزکننده و آنتی‌اکسیدان‌ها منجر به افزایش درصد و سرعت جوانه‌زنی و بهبود استقرار گیاهچه‌ها تحت شرایط مساعد و نامساعد محیطی می‌گردد (McDonald, 2000). این اثرات بهبود دهنده‌گی در پیش تیمار بذری به‌ویژه در مورد بذوری با قدرت و کیفیت پایین از اهمیت بالایی برخوردار است (Soltani et al., 2006). از بین روش‌های مختلف پیش تیمار نمودن بذری که موجب بهبود کیفیت و قدرت بذری و گیاهچه‌ها می‌گردد، می‌توان به پیش تیمار بذری با اسید آسکوربیک اشاره نمود (Armin et al., 2010). اسید آسکوربیک یک آنتی‌اکسیدان کوچک قابل حل در آب است که در سمیت‌زدایی گونه‌های فعال اکسیژن به‌ویژه پراکسید هیدروژن در شرایط تنش‌های محیطی نقش دارد (Noctor and Foyer, 1998). کاربرد اسید آسکوربیک می‌تواند از طریق افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان در بذری، موجب کاهش تنش اکسیداتیو در شرایط تنش شوری گردد (Shalata and Neuman, 2001). در بذری نخود و لوبیا (Al-qurainy, 2007)، در بذری گوجه فرنگی (Ghoohestani et al., 2012) و در بذری باقلا (Azooz et al., 2013) گزارش شده است که تحت تنش شوری، استفاده از تیمار اسید آسکوربیک موجب افزایش جوانه‌زنی و بهبود رشد و استقرار گیاهچه‌ها گردید.

با توجه به اینکه تنش شوری یکی از مهم‌ترین تنش‌های محیطی کشور محسوب می‌شود، که این امر به‌تنهایی می‌تواند منجر به کاهش جوانه‌زنی و استقرار گیاهچه‌ها گردد. تحت این شرایط، استفاده از بذری فرسوده که از قدرت جوانه‌زنی و سبز شدن پایینی برخوردار می‌باشد، موجب افزوده شدن این مشکل می‌شود. از آنجایی که بهبود وضعیت جوانه‌زنی و یکنواختی

سطوح تنش شوری، مقدار ۴ میلی لیتر از محلول های شوری مورد نظر به هر پتری دیش اضافه شد. سپس نمونه ها برای جوانه زنی به ژرمیناتوری با دمای ۲۰ درجه سانتی گراد منتقل شدند. شمارش نمونه ها به صورت روزانه و تا ۱۰ روز ادامه یافت. ظهور ریشه چه به اندازه ۲ میلی متر به عنوان معیاری برای ارزیابی جوانه زنی بذرها در نظر گرفته شد. ارزیابی تعداد بذور جوانه زده به صورت روزانه تا ۱۰ روز مورد شمارش قرار گرفته و ظهور ریشه چه به اندازه ۲ میلی متر به عنوان معیاری برای جوانه زنی بذرها در نظر گرفته شد (ISTA, 2017; Najafi Navaey *et al.*, 2014;) (Ghassemi-Golezani and Dalil, 2011; ISTA, 2010). بعد از اتمام مدت جوانه زنی، درصد جوانه زنی بذور تعیین گردید. برای محاسبه سرعت جوانه زنی از رابطه الیس و رابرتز (Ellis and Roberts, 1980) استفاده شد.

$$\bar{R} = \frac{\sum n}{\sum D.n}$$

در این فرمول $\bar{R}$: میانگین سرعت جوانه زنی، D: تعداد روزهای سپری شده از شروع آزمایش و n: تعداد بذور جوانه زده در روز مورد نظر می باشد.

در پایان آزمون جوانه زنی (۱۰ روز)، طول گیاهچه های نرمال برحسب سانتی متر اندازه گیری شد. جهت تعیین وزن خشک گیاهچه، گیاهچه های نرمال از هر تیمار و تکرار به صورت جداگانه در پاکت های کاغذی قرار داده شدند و در آونی با دمای ۸۰ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت قرار داده شدند تا خشک شوند.

جهت اندازه گیری صفات بیوشیمیایی گیاهچه ها، نمونه هایی از گیاهچه های نرمال به صورت تصادفی انتخاب شده و این نمونه ها تا زمان استخراج عصاره آنزیمی در فریزر با دمای ۸۰- درجه سانتی گراد نگهداری شدند. برای تهیه عصاره آنزیمی از روش چانگ و کوا (Chang and Koa, 1988) استفاده شد. به منظور تهیه عصاره آنزیمی حدود ۰/۸ گرم ماده تر گیاهچه از هر

نمونه در داخل ازت مایع و با استفاده از هاون چینی به طور کامل پودر شده و سپس شش میلی لیتر بافر استخراج (۰/۰۵ Tris-HCL، pH=۷)، $MgCl_2$ سه میلی مولار و EDTA یک میلی مولار) به آن اضافه شد. محلول به مدت ۲۰ دقیقه در ۱۰۰۰۰ دور در دقیقه و دمای چهار درجه سانتی گراد سانتریفوژ گردید. سپس، محلول رویی برای اندازه گیری فعالیت آنزیم های کاتالاز و پراکسیداز مورد استفاده قرار گرفت.

برای اندازه گیری فعالیت آنزیم کاتالاز از روش ابی (Aebi, 1984) استفاده شد که بر پایه تجزیه پراکسید هیدروژن توسط این آنزیم استوار است. به این ترتیب که ابتدا مخلوط واکنش شامل سه میلی لیتر بافر فسفات ۵۰ میلی مولار (pH=۷)، ۱۰ میکرو لیتر پراکسید هیدروژن ۱۵ میلی مولار و ۵۰ میکرو لیتر عصاره آنزیمی بود. پس از اضافه کردن عصاره، کاهش جذب در طول موج ۲۴۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر اندازه گیری شد. از محلول بلانک که شامل تمام مواد واکنش به جز عصاره آنزیمی بود، برای صفر کردن دستگاه اسپکتروفتومتر استفاده گردید. برای سنجش میزان فعالیت این آنزیم از فرمول زیر استفاده شد:

$$\text{Enzyme Activity (Unit/ ml)} = \frac{(\Delta A_{240nm})(3)(df)}{(40)(0.05)}$$

در این فرمول، df بیان کننده فاکتور رقیق سازی، عدد ۳ نشان دهنده حجم محلول مورد سنجش بر حسب میلی لیتر، ۰/۰۵ نشان دهنده حجم عصاره آنزیمی، عدد ۴۰ بیان کننده ضریب خاموشی پراکسید هیدروژن و ΔA_{240} بیان کننده عدد قرائت شده توسط اسپکتروفتومتری در طول موج ۲۴۰ نانومتر می باشد. عدد به دست آمده بیان کننده میزان فعالیت آنزیم بر حسب هر واحد از آنزیم می باشد.

فعالیت آنزیم پراکسیداز به روش چنس و مهلی (Chance and Maehly, 1955) اندازه گیری شد. اندازه گیری فعالیت این آنزیم بر پایه تشکیل تترآگایاکول از گایاکول در حضور پراکسید هیدروژن است. مخلوط واکنش شامل سه میلی لیتر بافر پتاسیم فسفات ۵۰ میلی مولار

نتایج و بحث

درصد جوانه‌زنی

نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها (جدول ۱) نشان داد که درصد جوانه‌زنی، به‌طور معنی‌داری تحت تاثیر فرسودگی، تنش شوری و پیش‌ تیمار بذری با اسید آسکوربیک و نیز اثرات متقابل تنش شوری در پیش‌ تیمار بذری با اسید آسکوربیک و فرسودگی در پیش‌ تیمار بذری با اسید آسکوربیک قرار گرفت. اما، اثر متقابل دوگانه فرسودگی در تنش شوری و اثر متقابل سه‌گانه فرسودگی در تیمار بذری با اسید آسکوربیک در تنش شوری روی این صفت معنی‌دار نبود (جدول ۱). در شرایط بدون تنش شوری، درصد جوانه‌زنی بذور گاوزبان اروپایی (شاهد و پیش‌ تیمار شده) به‌طور معنی‌داری بیش‌تر از تیمارهای اعمال تنش شوری بود (شکل ۱ A). نتایج این پژوهش با یافته‌های خواجه‌حسینی و همکاران (Khajeh-hosseini *et al.*, 2003) در بذور سویا مطابقت دارد. میانگین درصد جوانه‌زنی بذور گاوزبان اروپایی، با افزایش شدت تنش شوری کاهش یافت. کاهش درصد جوانه‌زنی بذور در شرایط تنش شوری را می‌توان به کاهش سرعت جذب اولیه آب و همچنین تاثیر منفی پتانسیل‌های اسمزی کم و سمیت یون‌های کلرید سدیم بر فرآیندهای بیوشیمیایی مراحل کاتابولیک (هیدرولیز آنزیمی مواد ذخیره‌ای بذری) و آنابولیک (ساخت بافت‌های جدید با استفاده از مواد هیدرولیز شده در مرحله‌ی اول) جوانه‌زنی نسبت داد (Khajeh-hosseini *et al.*, 2003). سلطانی و همکاران (Soltani *et al.*, 2006) گزارش کردند درصد و سرعت جوانه‌زنی از مهم‌ترین عوامل تاثیرپذیر در شرایط تنش شوری می‌باشند. شوری بر کارایی و نفوذپذیری غشای پلاسمایی و دیواره سلولی تاثیر منفی می‌گذارد و ورود و خروج یون‌ها را به داخل سلول مختل می‌کند. همچنین کاهش درصد جوانه‌زنی در اثر تنش شوری در بذور آفتابگردان (Kaya *et al.*, 2006) و بذور گندم (Soltani *et al.*, 2006) گزارش شده است.

(pH=7)، ۵۰ میکرولیتر گایاکول ۲۰ میلی‌مولار، ۵۰ میکرولیتر پراکسید هیدروژن ۱۵ میلی‌مولار و ۵۰ میکرولیتر عصاره سلولی بود. پس از اضافه کردن عصاره سلولی، کاهش جذب در طول موج ۴۷۰ نانومتر به مدت یک دقیقه با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر اندازه‌گیری شد. فعالیت آنزیم با استفاده از ضریب خاموشی ($\epsilon=26.6 \text{ mM}^{-1}\text{cm}^{-1}$) برای تراگایاکول و با استفاده از فرمول زیر برحسب واحد در میلی‌لیتر عصاره آنزیمی محاسبه گردید.

$$\text{Enzyme Activity (Unit/ ml)} = \frac{(\Delta A_{470\text{nm}})(3)(\text{df})}{(26.6)(0.05)}$$

که در آن، ΔA_{470} میزان جذب قرائت شده از هر نمونه توسط اسپکتروفتومتر، ۳ مقدار حجم واکنش، df ضریب رقت که از طریق تقسیم حجم نهایی واکنش مورد استفاده یعنی سه میلی‌لیتر (۳۰۰۰ میکرو لیتر) بر حجم اولیه عصاره آنزیمی مورد استفاده یعنی ۵۰ میکرو لیتر محاسبه می‌شود، ۲۶/۶ ضریب خاموشی تراگایاکول و ۰/۰۵ هم حجم عصاره آنزیمی مورد استفاده برحسب میلی‌لیتر است.

اندازه‌گیری پرولین با استفاده از روش بتیس و همکاران (Bates *et al.*, 1973) صورت گرفت. به این ترتیب که نیم گرم از بافت تر گیاهچه‌ها را در ۱۰ میلی‌لیتر از سولفوسالسیلیک اسید ۳٪ ساییده شد و بعد محلول صاف گردید. به محلول حاصل شده ۲ میلی‌لیتر اسید نین‌هیدرین و ۲ میلی‌لیتر استیک اسید گلاسیال افزوده به مدت یک ساعت در دمای ۱۰۰ درجه سانتی‌گراد جوشانده شد. ۴ میلی‌لیتر تولوئن به مخلوط واکنش افزوده و جذب روشن‌ر را در طول موج ۵۲۰ نانومتر توسط اسپکتروفتومتر قرائت گردید و غلظت پرولین با استفاده از منحنی استاندارد تعیین شد.

در پایان کلیه تجزیه و تحلیل‌های آماری داده‌های حاصل از این آزمایش، پس از اطمینان از نرمال بودن آن‌ها، با استفاده از نرم افزار SAS صورت گرفت و مقایسه میانگین‌ها با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد انجام شد.

جدول ۱- تجزیه واریانس اثرات فرسودگی، پیش تیمار بذری و تنش شوری بر جوانه زنی، رشد و صفات بیوشیمیایی گیاهچه های گاوزبان اروپایی

Table 1- Analysis of variance of the deterioration, seed priming and salinity stress effects on seed germination, growth and biochemical traits of borage seedling

منابع تغییر S.O.V	درجه آزادی df	میانگین مربعات Mean of Squares					
		درصد جوانه زنی Germination percentage	سرعت جوانه زنی Germination Rate	وزن خشک گیاهچه Seedling Dry Weight	فعالیت آنزیم کاتالاز Catalase Activity	فعالیت آنزیم پراکسیداز Peroxidase Activity	پروлін Proline
فرسودگی (Deterioration)	2	3576.22**	0.27**	0.0263**	0.0008**	255.49**	0.75**
تنش شوری (Salinity stress)	3	690.59**	0.0243**	0.0054**	0.0004**	204.62**	0.014**
پیش تیمار بذری (Seed priming)	1	3042**	0.1208**	0.1064**	0.0605**	7587.88**	.64**
فرسودگی × تنش شوری (Deterioration×Salinity stress)	6	13.26 ^{ns}	0.00017 ^{ns}	0.00017**	0.0000002 ^{ns}	11.35 ^{ns}	.084 ^{ns}
تنش شوری × پیش تیمار بذری (Salinity Stress×Priming)	3	36.37**	0.0026**	0.0002**	0.000001 ^{ns}	12.12 ^{ns}	0.23**
فرسودگی × پیش تیمار بذری (Deterioration×Priming)	2	112.66**	0.0177**	0.0019 ^{ns}	0.0009**	226.38**	0.154**
فرسودگی × شوری × پیش تیمار (Deterioration×Priming× Salinity Stress)	6	11.04 ^{ns}	0.00024 ^{ns}	0.00004 ^{ns}	0.0000005 ^{ns}	10.41 ^{ns}	0.00005 ^{ns}
خطا (Error)	48	7.55	0.00031	0.00004	0.00002	26.07	0.0002
(CV) (%)		4.96	3.42	5.16	4.42	11.58	0.45

ns و **: به ترتیب غیرمعنی دار و معنی دار در سطح احتمال ۱٪

ns and **: non significant and significant at 1% level, respectively

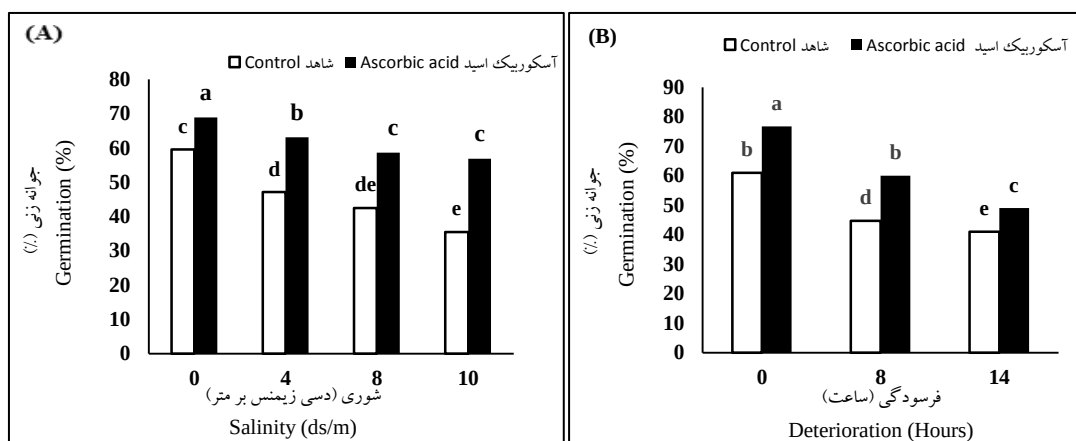
هندوانه پیش تیمار شده و شاهد در نتیجه تنش شوری، پیش تیمار بذری با اسید آسکوربیک موجب کاهش تاثیر منفی شوری بر این صفت گردید.

با افزایش شدت فرسودگی، درصد جوانه زنی بذری گاوزبان اروپایی به طور معنی داری کاهش یافت. بیشترین درصد جوانه زنی در شرایط بدون فرسودگی مشاهده شد که به طور معنی داری بیش تر از درصد جوانه زنی سایر سطوح فرسودگی بود (شکل ۱ (B)). به نظر می رسد فرسودگی بذری از طریق افت قدرت بذری و کاهش مصرف مواد ذخیره ای بذری موجب کاهش رشد جنین و انتقال مواد ذخیره ای بذری به جنین می شود، در نتیجه با تداوم

اگرچه با افزایش شدت تنش شوری درصد جوانه زنی بذری گاوزبان اروپایی کاهش یافت، اما، در تمام سطوح تنش شوری (صفر تا ۱۰ دسی زیمنس بر متر) درصد جوانه زنی بذری پیش تیمار شده با غلظت ۱۵۰ پی پی ام اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت به طور معنی داری بیش تر از بذری شاهد بود. بطوری که در تمام سطوح تنش شوری (۰ تا ۱۰ دسی زیمنس بر متر)، پیش تیمار بذری با اسید آسکوربیک موجب افزایش ۱/۱ تا ۱/۶ برابری درصد جوانه زنی بذری نسبت به شاهد گردید (شکل ۱ (A)). آرمین و همکاران (Armin et al., 2010) نیز گزارش کردند علی رغم کاهش درصد جوانه زنی بذری

فرسودگی گردید. هسو و همکاران (Hsu et al., 2003) در بررسی تأثیر فرسودگی و پیش تیمار آبی بر بذور کدوی تلخ گزارش کردند که اگر چه فرسودگی بذور سبب افزایش متوسط زمان جوانه‌زنی در دوره آب‌نوشی بذور می‌شود، اما پیش تیمار بذور باعث افزایش درصد و سرعت جوانه‌زنی می‌گردد. فاروق و همکاران (Farooq et al., 2006) نیز گزارش کردند که اسید آسکوربیک موجب افزایش درصد و سرعت جوانه‌زنی در بذور برنج می‌گردد که با نتایج این پژوهش مطابقت دارد.

فرسودگی بذور، شرایط محیطی که بذرها در آن جوانه خواهند زد، محدودتر و میزان جوانه‌زنی نیز کاهش می‌یابد (Mohammadi et al., 2011). در تمام سطوح فرسودگی درصد جوانه‌زنی بذور پیش تیمار شده با اسید آسکوربیک به طور معنی داری بیش تر از بذور شاهد به دست آمد (شکل ۱ (B)). اگرچه فرسودگی بذور موجب کاهش درصد جوانه‌زنی بذور گاوزبان اروپایی گردید، اما پیش تیمار بذور با غلظت ۱۵۰ پی‌پی‌ام اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت موجب افزایش ۱/۲ تا ۱/۳ برابری درصد جوانه‌زنی بذور گاوزبان اروپایی در تمام سطوح



شکل ۱- تأثیر شوری و پیش تیمار بذور با اسید آسکوربیک (A) و فرسودگی و پیش تیمار بذور با اسید آسکوربیک (B)

بر درصد جوانه‌زنی بذور گاوزبان اروپایی

Figure 1- The effects of salinity stress and seed priming with ascorbic acid (A) and seed deterioration and priming with ascorbic acid (B) on the germination of borage seeds

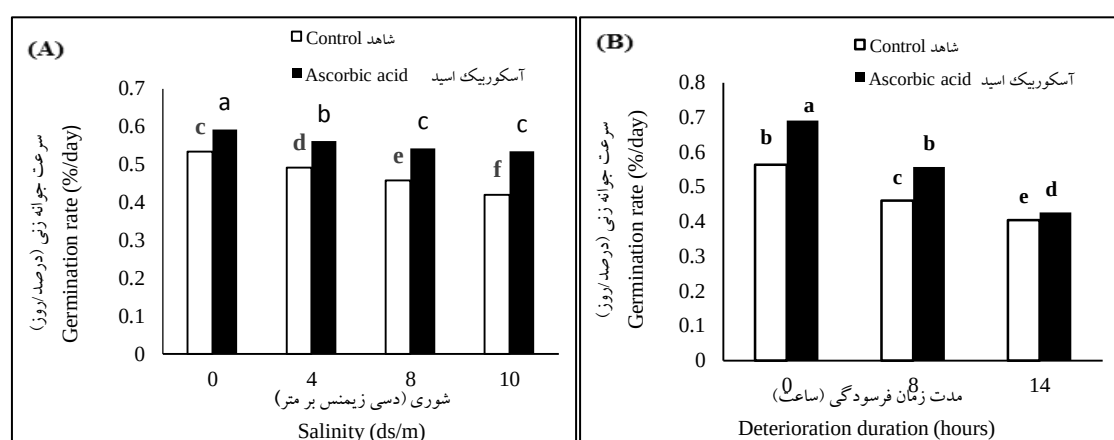
متر، سرعت جوانه‌زنی بذور گاوزبان اروپایی، کاهش یافت. کاهش سرعت جوانه‌زنی در شرایط تنش شوری، ناشی از اختلال در فرآیندهای متابولیکی و شیمیایی در بذور به دلیل کاهش پتانسیل اسمزی و کاهش جذب آب به داخل بذور در مرحله‌ی آب‌نوشی می‌باشد (Ayaz et al., 2000). کایا و همکاران (Kaya et al., 2006) در بذور آفتابگردان و جمیل و همکاران (Jamil et al., 2006) در بذور چغندر قند گزارش نمودند که شوری سبب کاهش درصد و سرعت جوانه‌زنی و تأخیر در ظهور و رشد گیاهچه‌ها می‌گردد که با نتایج این پژوهش مطابقت دارد. پیش تیمار نمودن بذور با

سرعت جوانه‌زنی

براساس نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها، تأثیر فرسودگی، تنش شوری و پیش تیمار بذور با اسید آسکوربیک و نیز اثرات متقابل تنش شوری در پیش تیمار بذور با اسید آسکوربیک و فرسودگی در پیش تیمار بذور با اسید آسکوربیک روی صفت سرعت جوانه‌زنی معنی‌دار بود (جدول ۱). بذور گاوزبان اروپایی در شرایط بدون تنش شوری (شاهد) از سرعت جوانه‌زنی بالاتری نسبت به تیمارهای اعمال تنش شوری برخوردار بودند (شکل ۲ (A)). با افزایش غلظت نمک از ۴ به ۱۰ دسی‌زیمنس بر

(A). این امر نشان می‌دهد که پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک موجب کاهش اثرات منفی ناشی از تنش شوری در سطوح بالای تنش گردیده و حتی موجب بهبود سرعت جوانه‌زنی در این شرایط می‌گردد. آرمین و همکاران (Armin *et al.*, 2010) گزارش کردند که با افزایش سطح شوری، بذره‌ای پیش تیمار شده در مقایسه با شاهد کارایی بهتری نشان دادند و حتی سرعت جوانه‌زنی در این شرایط نیز افزایش یافته است.

غلظت ۱۵۰ پی‌پی‌ام اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت موجب افزایش معنی‌دار (در حدود ۱/۱ تا ۱/۳ برابری) سرعت جوانه‌زنی بذور گاوزبان اروپایی در تمام سطوح تنش شوری نسبت به بذور شاهد گردید. با افزایش شدت تنش شوری از ۴ به ۱۰ دسی‌زیمنس بر متر، کاهش سرعت جوانه‌زنی بذور شاهد معنی‌دار بود، در حالیکه این کاهش در بذور پیش تیمار شده با اسید آسکوربیک در سطوح تنش شوری ۸ و ۱۰ دسی‌زیمنس بر متر معنی‌دار نبود (شکل ۲



شکل ۲- تاثیر شوری و پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک (A) و فرسودگی و پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک (B)

بر سرعت جوانه‌زنی بذور گاوزبان اروپایی

Figure 2- The effects of salinity stress and seed priming with ascorbic acid (A) and seed deterioration and priming with Ascorbic acid (B) on the germination rate of borage seeds

خواهند بود که در نهایت استقرار ضعیف گیاهچه‌ها را به همراه خواهد داشت. اگر چه فرسودگی بذور گاوزبان اروپایی موجب شد تا سرعت جوانه‌زنی در حدود ۶۲ تا ۷۲ درصد کاهش یابد، با این وجود، در تمام سطوح فرسودگی، پیش تیمار بذور با غلظت ۱۵۰ پی‌پی‌ام اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت موجب افزایشی در حدود ۱/۲ برابری سرعت جوانه‌زنی در بذور قوی (بدون فرسودگی) و ۱/۵ و ۱/۲ برابری سرعت جوانه‌زنی به ترتیب در بذور فرسوده شده به مدت ۸ و ۱۴ ساعت نسبت به شاهد گردید (شکل ۲ (B)). تسریع جوانه‌زنی در بذور پیش تیمار شده می‌تواند ناشی از افزایش فعالیت آنزیم‌های تجزیه کننده مثل آلفا-آمیلاز، افزایش مقدار ATP،

با افزایش شدت فرسودگی سرعت جوانه‌زنی بذور گاوزبان اروپایی به طور معنی‌داری کاهش یافت (شکل ۲ (B)). بطوری که کمترین و بیشترین سرعت جوانه‌زنی در بذور گاوزبان اروپایی به ترتیب مربوط به تیمارهای شاهد و فرسودگی بذور به مدت ۱۴ ساعت بود. از آنجایی که فرسودگی بذور می‌تواند موجب تخلیه ذخایر غذایی، پراکسیداسیون لیپیدها، نابودی اندامک‌ها و غشاهای فعال شدن آنزیم‌های هیدرولیز کننده و یا تجمع مواد سمی گردد، بنابراین این امر موجب کاهش سرعت جوانه‌زنی بذور می‌گردد (McDonald, 1999). بنابراین، کشت بذورهای فرسوده شده به دلیل پایین بودن سرعت جوانه‌زنی از غیر یکنواختی جوانه‌زنی و سبز شدن نیز برخوردار

گیاهچه‌های قوی‌تری می‌شود (Shekari et al., 2010). سیوریتپ و همکاران (Sivritepe et al., 2003) گزارش کردند که تأثیر پیش‌ تیمار بذور در افزایش رشد گیاهچه‌های حاصل از بذور خربزه تحت تنش بیش‌تر است که با نتایج حاصل شده مطابقت می‌کند.

مطابق شکل ۳ (B)، با اعمال تنش شوری، وزن خشک گیاهچه‌ها بطور معنی‌داری کاهش یافت به‌طوری‌که بیش‌ترین میانگین وزن خشک گیاهچه در شرایط بدون تنش (شاهد) مشاهده شد. کاهش وزن خشک گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی تحت تنش شوری در حدود ۷۵ تا ۷۸ درصد بود (شکل ۳ (B)). توکل افشاری و همکاران (Tavakkol Afshari et al., 2012) گزارش نمودند که با افزایش غلظت کلرید سدیم وزن خشک گیاهچه‌های چاودار کوهی کاهش یافت. همچنین در تمام سطوح تنش شوری، با افزایش شدت فرسودگی میانگین وزن خشک گیاهچه‌ها بطور معنی‌داری کاهش یافت. بطوری‌که در این شرایط، وزن خشک گیاهچه‌های حاصل از بذور قوی (بدون فرسودگی) بطور معنی‌داری بیشتر از وزن خشک گیاهچه‌های حاصل از بذور فرسوده شده به مدت ۸ و ۱۴ ساعت بود. علت این امر ناشی از پایین بودن سرعت جوانه‌زنی بذور ضعیف می‌باشد (شکل ۳ (B)). فرسودگی بذور از طریق کاهش سرعت جوانه‌زنی موجب کاهش وزن خشک گیاهچه‌ها گردید که با نتایج بسرا و همکاران (Basma et al., 2003) روی پنبه مطابقت دارد.

فعالیت آنزیم کاتالاز

براساس نتایج تجزیه واریانس داده‌ها، فعالیت آنزیم کاتالاز گیاهچه‌ها، به‌طور معنی‌داری تحت تأثیر سطوح فرسودگی، تنش شوری و پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک و نیز اثر متقابل فرسودگی در پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک قرار گرفت (جدول ۱). اما، تأثیر فرسودگی در تنش شوری، تنش شوری در پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک و فرسودگی در تنش شوری در پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک بر این صفت معنی‌دار نبود. با افزایش شدت تنش شوری فعالیت آنزیم کاتالاز

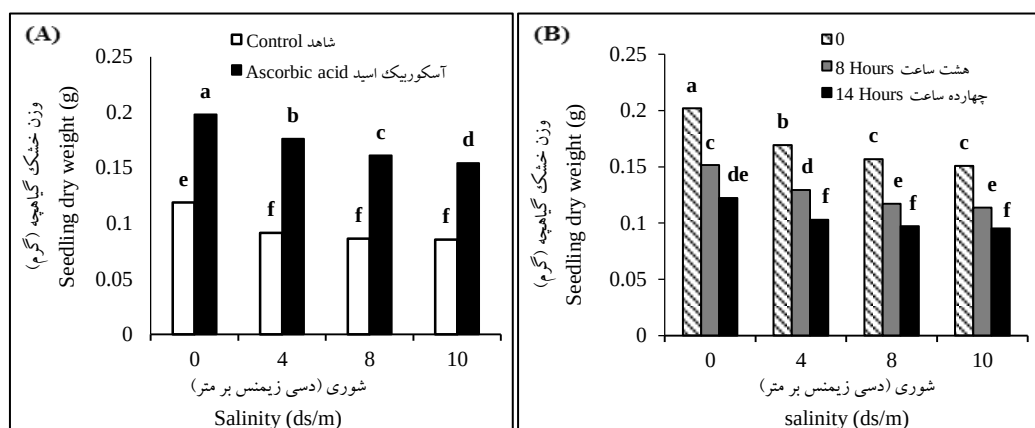
افزایش سنتز RNA و DNA و بهبود فعالیت متابولیکی جهت جوانه‌زنی باشد (Afzal et al., 2002). در بررسی اثر پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک بر شاخص‌های جوانه‌زنی بذور برنج (Farooq et al., 2006) و بذور کلزا (Alivand et al., 2011) گزارش شده است که پیش‌ تیمار با استفاده از اسید آسکوربیک موجب بهبود کیفیت بذور فرسوده شده گردید که این امر باعث افزایش سرعت جوانه‌زنی این بذور نسبت به بذور شاهد شد که با نتایج این پژوهش همخوانی دارد.

وزن خشک گیاهچه

وزن خشک گیاهچه بطور معنی‌داری تحت تأثیر فرسودگی بذور، تنش شوری و پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک و نیز اثرات متقابل فرسودگی در تنش شوری و تنش شوری در پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک قرار گرفت. اما اثر متقابل دوگانه فرسودگی در پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک و اثر متقابل سه‌گانه فرسودگی در پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک در تنش شوری روی این صفت معنی‌دار نبود (جدول ۱). اگرچه تنش شوری موجب کاهش وزن خشک گیاهچه‌ها گردید، اما پیش‌ تیمار بذور با غلظت ۱۵۰ پی‌پی‌ام اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت حتی تحت تنش شوری نیز موجب افزایش معنی‌دار وزن خشک گیاهچه‌ها نسبت به تیمار شاهد گردید. بطوری‌که در شرایط بدون تنش با پیش‌ تیمار نمودن بذور گاوزبان اروپایی وزن خشک گیاهچه‌ها در حدود ۱/۶ برابر و در شرایط اعمال تنش شوری (۴، ۸ و ۱۰ دسی زیمنس بر متر شوری) در حدود ۱/۸ تا ۱/۹ برابر نسبت به شاهد بیشتر بود (شکل ۳ (A)). برتری بذور پیش‌ تیمار شده از نظر تولید گیاهچه‌های بزرگ‌تر را می‌توان به سرعت جوانه‌زنی بالاتر (شکل ۲) نسبت داد. با توجه به این که بذره‌های پیش‌ تیمار شده سرعت جوانه‌زنی بالاتری نسبت به بذره‌های شاهد داشتند، این امر موجب شد تا در یک زمان معین، سریع جوانه زده و گیاهچه‌های حاصله طویل‌تر و وزن خشک بیش‌تری نسبت به بذور شاهد تولید کنند که این امر موجب استقرار بهتر و تولید

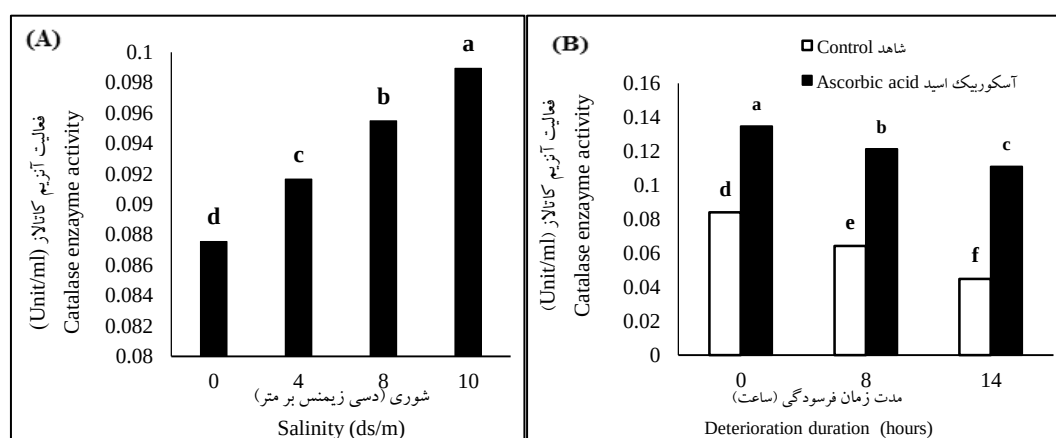
دارد. افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز را تحت تنش شوری روی گیاه جو نیز گزارش شده است که این افزایش فعالیت نمایانگر مقاومت گیاه در مقابل شوری است (El-Tayeb, 2005). گزارش شده که ROSهای تولیدی در شرایط تنش شوری باعث تخریب پروتئین ها می شود، لذا آنزیم های آنتی اکسیدان از قبیل کاتالاز، آسکوربات پراکسیداز، سوپر اکسید دیسموتاز و کربونیک آنیدراز نقش مهمی را برای خنثی نمودن و تخریب ROSها ایفا می کنند (Caruso et al., 2009).

گیاهچه های حاصل از بذور گاوزبان اروپایی به طور معنی داری افزایش یافت. بیش ترین فعالیت آنزیم کاتالاز گیاهچه ها در شرایط تنش ۱۰ میلی زیمنس بر متر مشاهده شد که به طور معنی داری بیش تر از سایر سطوح تنش بود. کمترین فعالیت این آنزیم نیز در تیمار بدون تنش شوری مشاهده گردید (شکل ۴ (A)). اعمال تنش شوری با غلظت های ۴ تا ۱۰ میلی زیمنس بر متر کلرید سدیم، موجب افزایش میزان فعالیت آنزیم کاتالاز در حدود ۱/۰۴ تا ۱/۱۳ برابری نسبت به شرایط بدون تنش گردد که با نتایج اشرف و علی (Ashraf and Ali, 2008) مطابقت



شکل ۳- تاثیر شوری و پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک (A) و فرسودگی و پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک (B) بر وزن خشک گیاهچه های گاوزبان اروپایی

Figure 3- The The effects of salinity stress and priming with ascorbic acid (A) and seed deterioration and salinity stress (B) on the dry weight of borage seedling



شکل ۴- تاثیر تنش شوری (A) و فرسودگی و پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک (B) بر فعالیت آنزیم کاتالاز در گیاهچه های گاوزبان اروپایی

Figure 4- The effects of salinity stress (A) and seed deterioration and priming with ascorbic acid (B) on the activity of catalase enzyme in the borage seedling

با افزایش شدت فرسودگی بذور، میزان فعالیت آنزیم کاتالاز گیاهچه‌های حاصل از بذور گاوزبان اروپایی (شاهد و پیش‌ تیمار شده با اسید آسکوربیک) بطور معنی‌داری کاهش یافت (شکل ۴ (B)). از آنجایی که آنزیم‌ها ماهیت پروتئینی دارند، با تخریب پروتئین‌ها در اثر فرایند فرسودگی، میزان فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان از جمله کاتالاز نیز کاهش می‌یابد. بطوریکه، انصاری و همکاران (Ansari et al., 2013) کاهش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان از جمله کاتالاز در نتیجه فرسودگی بذور چاودار کوهی را ناشی از افزایش آسیب رادیکال‌های آزاد می‌دانند. سعادت و همکاران (Seiadat et al., 2012) در بذور ذرت گزارش نمودند که در اثر فرسودگی بذور فعالیت آنزیم کاتالاز گیاهچه‌ها کاهش یافت که با نتایج این پژوهش مطابقت دارد. در تمام سطوح فرسودگی، میزان فعالیت آنزیم کاتالاز گیاهچه‌های حاصل از بذور شاهد بطور معنی‌داری کمتر از میزان فعالیت آنزیم کاتالاز گیاهچه‌های حاصل از بذور پیش‌ تیمار شده بود. فعالیت آنزیم کاتالاز گیاهچه‌های حاصل از بذور پیش‌ تیمار شده با اسید آسکوربیک در شرایط بدون فرسودگی (بذور قوی) در حدود ۱/۶ برابر و در شرایط فرسودگی بذور به مدت ۸ و ۱۴ ساعت به ترتیب در حدود ۱/۹ تا ۲/۵ برابر بیشتر از تیمار شاهد گردید (شکل ۴ (B)). آنزیم کاتالاز یکی از مهم‌ترین اجزای سیستم آنتی‌اکسیدان می‌باشد که با افزایش شدت تنش افزایش می‌یابد بطوری که استفاده از پیش‌ تیمار بذرها سبب افزایش بیشتر میزان فعالیت این آنزیم در گیاهچه‌های تحت تنش را نسبت به گیاهچه‌های پیش‌ تیمار نشده می‌شود (Moosavi et al., 2009).

فعالیت آنزیم پراکسیداز

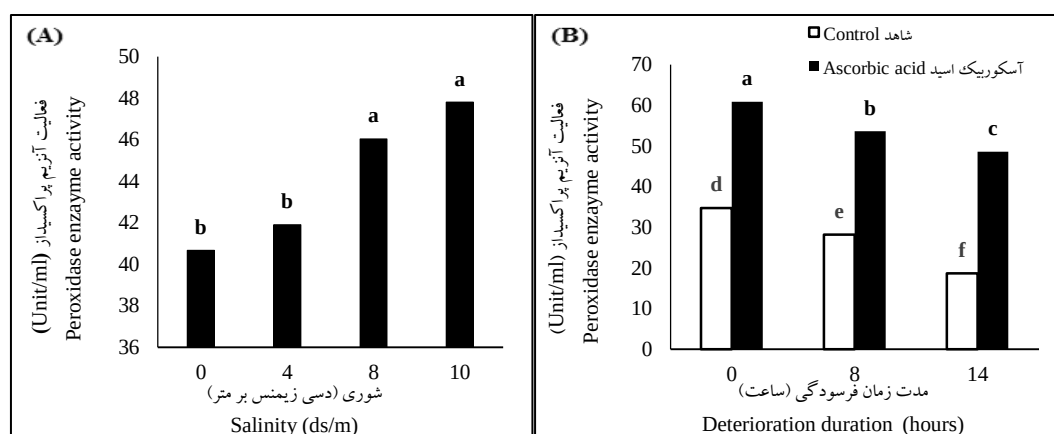
فعالیت آنزیم پراکسیداز به‌طور معنی‌داری تحت تاثیر سطوح فرسودگی، پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک، تنش شوری و اثر متقابل فرسودگی در پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک قرار گرفت (جدول ۱). با اعمال تنش

شوری، فعالیت آنزیم پراکسیداز گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی افزایش یافت. فعالیت آنزیم پراکسیداز گیاهچه‌ها در شرایط تنش شوری ۱۰ دسی‌زیمنس بر متر به‌طور معنی‌داری بیش‌تر از سایر سطوح تنش بود اما اختلاف معنی‌داری با غلظت ۸ دسی‌زیمنس بر متر کلرید سدیم را نداشت. کمترین فعالیت آنزیم پراکسیداز گیاهچه‌ها در شرایط بدون تنش مشاهده گردید که اختلاف معنی‌داری با تیمار ۴ دسی‌زیمنس بر متر کلرید سدیم نداشت (شکل ۵ (A)). افزایش میزان فعالیت آنزیم پراکسیداز گیاهچه‌ها در اثر تنش شوری در پنبه (Meloni et al., 2003) نیز گزارش شده است. این افزایش تحت تاثیر تنش شوری منجر به کاهش تخریب غشای سلولی و آسیب به گیاهچه‌های در حال رشد می‌شود. افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان از جمله کاتالاز و پراکسیداز به عنوان عامل کلیدی جهت حفاظت گیاهان در برابر تنش‌های محیطی از جمله تنش شوری بشمار می‌آید (Meloni et al., 2003).

همانطور که در شکل ۵ (B) مشاهده می‌شود، اگرچه با افزایش مدت فرسودگی بذور، میزان فعالیت آنزیم پراکسیداز بطور معنی‌داری کاهش یافت. اما، با پیش‌ تیمار نمودن بذور قوی و فرسوده شده‌ی گاوزبان اروپایی با غلظت ۱۵۰ پی‌پی‌ام اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت، موجب افزایش معنی‌دار میزان فعالیت آنزیم پراکسیداز گیاهچه‌ها نسبت به تیمار شاهد گردید. در گیاهچه‌های حاصل از بذور پیش‌ تیمار شده، بیش‌ترین فعالیت آنزیم پراکسیداز در شرایط بدون فرسودگی به‌دست آمد. (شکل ۵ (B)). کاهش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان از جمله کاتالاز و پراکسیداز در اثر فرسودگی بذور ناشی از آسیب رسیدن به سنتز RNA و در نتیجه کاهش تولید پروتئین‌ها است. از طرف دیگر، افزایش توسط میزان گونه‌های فعال اکسیژن است که موجب تخریب این آنزیم‌ها می‌شود (Basma et al., 2003; Bailly et al., 2004). استفاده از پیش‌ تیمار بذور با اسید آسکوربیک سبب افزایش فعالیت آنزیم‌های کاتالاز و پراکسیداز گیاهچه‌های گاوزبان

مستقیم در خنثی کردن رادیکال‌های سوپراکسید، اکسید منفرد یا سوپراکسید به عنوان یک آنتی اکسیدان ثانویه نقش ایفا می‌کند (Noctor and Foyer, 1998). اثر پیش تیمارهای مختلف بذر بر افزایش فعالیت آنزیم‌ها نیز توسط ورما و همکاران (Verma *et al.*, 2003) در بذر کلزا و سریواستا (Srivastava *et al.*, 2001) در بذر نخودفرنگی گزارش شده است.

اروپایی می‌شود (شکل‌های ۴ و ۵) این آنزیم‌ها فعالیت پراکسیداسیون لیپید را در طی جوانه‌زنی کاهش می‌دهند (Ansari *et al.*, 2013) که این امر موجب بهبود درصد (شکل ۱) و سرعت جوانه‌زنی (شکل ۲) در بذر می‌شود. آسکوربیک اسید یک آنتی اکسیدان کوچک قابل حل در آب است که در سمیت‌زدایی گونه‌های فعال اکسیژن به ویژه پراکسید هیدروژن نقش دارد به علاوه به‌طور



شکل ۵- تاثیر تنش شوری (A) و فرسودگی و پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک (B) بر فعالیت آنزیم پراکسیداز گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی
Figure 5- The effects of salinity stress (A) and seed deterioration and priming with ascorbic acid (B) on the activity of peroxidase enzyme activity in the borage seedling

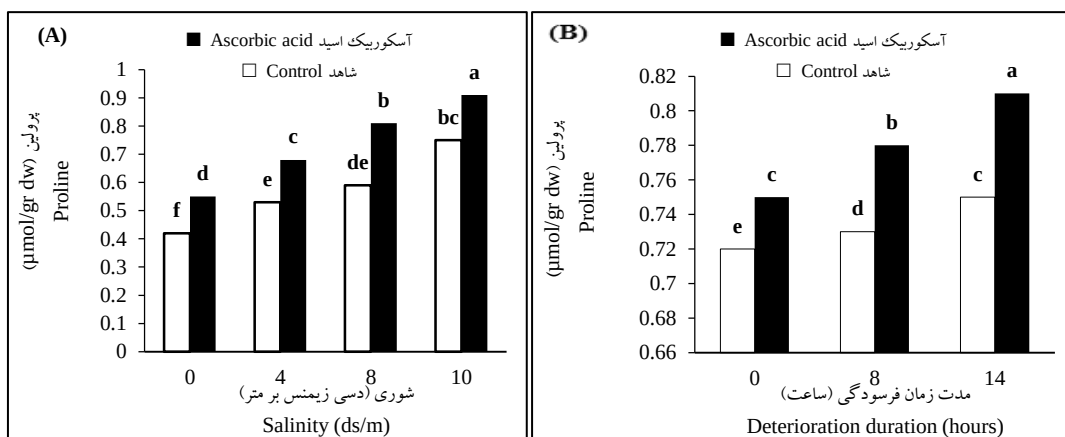
به‌طور معنی‌داری بیشتر از سایر سطوح تنش شوری بود (شکل ۶ (A)). در شرایط تنش شوری محتوای پرولین به دلیل تحریک یا فعال شدن بیوسنتز پرولین، کاهش در اکسیداسیون آن افزایش می‌یابد (Khan *et al.*, 2010). همچنین پرولین بعنوان یک اسمولیت عمل کرده و پتانسیل اسمزی سلول را کاهش داده و یون‌های سمی را جذب می‌کند (Woodward and Bennett, 2005) و نقش مهمی را در حفاظت گیاهچه‌ها از تنش اسمزی بازی می‌کند (Khan *et al.*, 2010). گزارش‌هایی مبنی بر افزایش میزان اسید آمینه پرولین تحت تنش شوری در گیاهچه‌های برنج (Summart *et al.*, 2010) و لویا چشم بلبل (Patel *et al.*, 2010) وجود دارد که با نتایج این پژوهش مطابقت دارد. در تمام سطوح تنش شوری (صفر تا ۱۰ میلی زیمنس بر متر)، میزان اسید آمینه پرولین

پروالین

نتایج حاصل از تجزیه واریانس داده‌ها (جدول ۱) نشان داد که محتوای پرولین گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی، به‌طور معنی‌داری تحت تاثیر سطوح فرسودگی، تنش شوری و پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک، اثرات متقابل دوگانه تنش شوری در پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک و فرسودگی در پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک قرار گرفت. ولی اثر متقابل دوگانه فرسودگی در تنش شوری و اثر متقابل سه گانه فرسودگی در پیش تیمار بذر با اسید آسکوربیک در تنش شوری روی این صفت معنی‌دار نبود. افزایش شدت تنش شوری موجب افزایش میزان پرولین گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی شد به‌طوری که بیشترین میزان پرولین گیاهچه‌ها در شرایط تنش ۱۰ دسی زیمنس بر متر به‌دست آمد که

همانطور که در شکل ۶ (B) مشاهده می‌شود میزان اسید آمینه پرولین گیاهچه‌های حاصل از بذور گاوزبان اروپایی (پیش‌تیمار شده با اسید آسکوربیک و شاهد) با افزایش مدت فرسودگی بطور معنی‌داری افزایش یافت. میزان اسید آمینه پرولین گیاهچه‌های حاصل از بذور فرسوده شده به مدت ۱۴ ساعت بطور معنی‌داری بیشتر از سایر سطوح فرسودگی بودند. پیش‌تیمار نمودن بذور گاوزبان اروپایی با اسید آسکوربیک موجب افزایش معنی‌دار مقدار پرولین گیاهچه‌ها در بذور قوی و فرسوده (۸ و ۱۴ ساعت) شد. پیش‌تیمار نمودن بذور فرسوده شده به مدت ۱۴ ساعت با آسکوربیک اسید سبب افزایش در حدود ۱/۱ برابری در محتوای پرولین این گیاهچه‌ها نسبت به بذور پیش‌تیمار نشده گردید (شکل ۶ (B)). بنابراین، پیش‌تیمار بذور گاوزبان اروپایی با استفاده از اسید آسکوربیک موجب افزایش محتوای پرولین به نسبت به شاهد گردید. فرهودی و همکاران (Farhoudi *et al.*, 2011) با بررسی پیش‌تیمار بذور با کلرید سدیم به این نتیجه رسیدند که گیاهچه‌های حاصل از بذور پیش‌تیمار شده دارای پرولین بیشتری نسبت به گیاهچه‌های حاصل از بذور شاهد هستند.

گیاهچه‌های حاصل از بذور پیش‌تیمار شده با اسید آسکوربیک به‌طور معنی‌داری بیشتر از میزان این اسید آمینه در گیاهچه‌های حاصل از بذور شاهد بود (شکل ۶ (A)). پیش‌تیمار نمودن بذور گاوزبان اروپایی با استفاده از غلظت ۱۵۰ پی‌پی‌ام اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت موجب افزایش محتوای پرولین گیاهچه‌ها در حدود ۱/۲ تا ۱/۳ برابر در تیمارهای بدون تنش شوری و اعمال تنش شوری (۴ تا ۱۰ زیمنس بر متر) نسبت به شاهد گردید. پاسخ‌های سلولی کوتاه مدت و بلند مدت به تنش شوری در گیاهان شامل سنتز و تجمع ترکیبات اسمزی محافظی است که این ترکیبات موجب افزایش پتانسیل اسمزی سلول می‌شود. پرولین به عنوان یک تنظیم‌کننده اسمزی بسیار فعال از طریق تنظیم اسمزی سیتوپلاسمی موجب ثبات غشاء و پروتئین در شرایط تنش شوری می‌گردد (Çelik and Atak, 2012; Abraham *et al.*, 2003; Tabatabaei and Naghibalghora, 2014). به همین دلیل یکی از مکانیسم‌های مقاومت به تنش‌های محیطی از جمله تنش شوری افزایش میزان پرولین سلول در جهت حفاظت ساختارهای سلولی از اثرات سو تنش می‌باشد.



شکل ۶- تاثیر شوری و پیش‌تیمار بذر با اسید آسکوربیک (A) و فرسودگی و پیش‌تیمار بذر با اسید آسکوربیک (B)

بر میزان پرولین گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی

Figure 6- The effects of salinity stress and seed priming with ascorbic acid (A) and seed deterioration and priming with ascorbic acid (B) on proline content of borage seedling

می شود. به عبارت دیگر، بذره‌های پیش تیمار شده گاوزبان اروپایی با استفاده از اسید آسکوربیک از طریق افزایش معنی دار فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان و محتوای اسید آمینه پرولین موجب افزایش قدرت و کیفیت بذره‌های فرسوده شده گاوزبان اروپایی و بهبود جوانه زنی بذور و رشد گیاهچه‌ها تحت شرایط تنش شوری گردید. این افزایش دلیلی بر برتری این بذرها نسبت به شاهد در شرایط تنش شوری و فرسودگی است.

نتیجه گیری کلی

با توجه به اثرات منفی تنش شوری و فرسودگی بر جوانه زنی و رشد گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی، پیش تیمار بذور با استفاده از غلظت ۱۵۰ پی پی ام اسید آسکوربیک به مدت ۴۸ ساعت موجب بهبود جوانه زنی بذرها، رشد گیاهچه‌ها، افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدان و پرولین گیاهچه‌های گاوزبان اروپایی

Reference

منابع

- Abraham, E., G. Rigo, G. Szekely, R. Nagy, C. Koncz and L. Szabados, 2003. Light-dependent induction of proline biosynthesis by abscisic acid and salt stress is inhibited by brassinosteroid in Arabidopsis. *Plant Mol. Biol.* 51(3): 363-372.
- Aebi, H. 1984. Catalase in vitro. *Methods Enzymol.* 105: 121-126.
- Afzal, I., N. Ahmad, S.M.A. Basra and R. Ahmad, 2002. Effect of different seed vigour enhancement techniques on hybrid maize (*Zea mays* L.). *Pakistan J. Agric. Sci.* 39: 109-112.
- Alivand, R., R. Tavakkol Afshari and F. Sharifzadeh, 2011. Effects of gibberellin, salicylic acid, and ascorbic acid on improvement of germination characteristics of deteriorated seeds of *Brassica napus*. (In Persian, with English abstract.) *Iranian J. Field Crop Sci.* 439: 561-571.
- Allakhverdiev, S.L., A. Sakamoto, Y. Nishiyama, M. Inaba and N. Murata, 2000. Ionic and osmotic effects of NaCl-induced inactivation of photosystem I and II in *Synechococcus* sp. *J. Plant Physiol.* 123(3): 1047- 1056.
- Al-qurainy, F. 2007. Responses of bean and pea to vitamin C under salinity stress. *Res. J. Agric. Biol. Sci.* 3: 714-722.
- Ansari, O., F. Sharifzadeh, A. Moradi, M.S. Azadi and E. Younesi, 2013. Heat shock treatment can improve some seed germination indexes and enzyme activity in primed seeds with gibberellin of Mountain Rye (*Secale montanum*) under accelerated aging conditions. *Cercetări Agronomice în Moldova.* 4(156): 21-30.
- Armin, M., M. Asgharipour and M. Razavi-Omrani, 2010. The effect of seed priming on germination and seedling growth of watermelon (*Citrullus Lanatus*). *Adv. Environ. Biol.* 4 (3), 501-505.
- Ashraf, M., and Q. Ali, 2008. Relative membrane permeability and activities of some antioxidant enzymes as the key determinants of salt tolerance in canola (*Brassica napus* L.). *Environ. Exp. Bot.* 63: 266-273.
- Ashrafi, E., J. Razmjoo, and M. Zahedi. 2015. The effect of salt stress on biochemical traits and relation with salt tolerant of alfalfa cultivars in field. (In Persian, with English abstract.) *Agron. J. (Pajouhesh & Sazandegi).* 108: 43-56.
- Ayaz, F.A., A.R. Kadioglu, and R. Turgut. 2000. Water stress effects on the content of low molecular weight carbohydrates and phenolic acids in *Ctenanthe setosa*. *Can. J. Plant Sci.* 80(2): 373-378.
- Bailly, C. 2004. Active oxygen species and antioxidants in seed biology. *Seed Sci. Res.* 14(2): 93- 107.
- Basra, S.M.A., N. Ahmad, M.M. Khan, N. Iqbal and M.A. Cheema, 2003. Assessment of cotton seed deterioration during accelerated ageing. *Seed Sci. Technol.* 31(3): 531-540.

- Bates, L.S., R.P. Waldren, and I.D. Teare, 1973.** Rapid determination of free proline for water stress studies. *Plant Soil*. 39: 205–207.
- Cakmak, T., O. Atici, G. Agar and S. Sunar, 2010.** Natural aging-related biochemical changes in alfalfa (*Medicago Sativa* L.) seeds stored for 42 years. *Int. Res. J. Plant Sci*. 1(1): 1-6.
- Caruso, G., C. Cavaliere, P. Foglia, R. Gubbiotti, R. Samperi and A. Lagana, 2009.** Analysis of drought responsive proteins in wheat (*Triticum durum*) by 2D-PAGE and MALDI-TOF mass spectrometry. *Plant Sci*. 177: 570–576.
- Çelik, Ö., and Ç. Atak, 2012.** The effect of salt stress on antioxidative enzymes and proline content of two Turkish tobacco varieties. *Turk. J. Biol*. 36: 339-356.
- Chance, B., and A.C. Maehly, 1955.** Assay of catalases and peroxidase. *Methods Enzymol*. 2: 764–775.
- Chang, C.J., and C.H. Koa, 1988.** H₂O₂ metabolism during sense scene of rice leaves changes in enzyme activities in light and darkness. *Plant Growth Regul*. 25: 11–15.
- Coolbear, P. 1995.** Mechanisms of seed deterioration. p. 223-277. In A.S. Basra (ed.) *Seed quality, basic mechanisms and agricultural implications*. Food Products Press, New York.
- Ellis, R.H., and E.H. Roberts, 1980.** Towards a rational basis for testing seed quality. p. 605-635. In P.D. Hebblethwaite (ed.) *Seed production*. Butterworths, London.
- El-Tayeb, M.A. 2005.** Response of barley grains to the interactive effect salinity and salicylic acid. *J. Plant Growth Regul*. 45: 215-225.
- Farhoudi, R., S. Saeedipour and D. Mohammadreza, 2011.** The effect of NaCl seed priming on salt tolerance, antioxidant enzyme activity, and proline and carbohydrate accumulation of Muskmelon (*Cucumis melo* L.) under saline condition. *Afr. J. Agric. Res*. 6(6): 1363-1370.
- Farooq, M., S.M.A. Basra, I. Afzal and A. Khaliq, 2006.** Optimization of hydropriming techniques for rice seed invigoration. *Seed Sci. Technol*. 34: 507- 512.
- Ghahremani, S., M. Sedghi and R. Seyed Sharifi, 2017.** Effect of different seed deterioration treatments and germination under different temperatures on the activity of antioxidant enzymes and lipid peroxidation in Pumpkin (*Cucurbita pepo* L.) seedlings. (In Persian, with English abstract.) *Iranian J. Seed Sci. Technol*. 6(1): 205-218.
- Ghassemi-Golezani, K. and B. Dalil. 2011.** Seed germination and vigor test. first Edition. Jahad Daneshgahi- Mashhad. (In Persian)
- Ghoohestani, A., H. Gheisary, Se. M. Zahedi and A. Dolatkahahi, 2012.** Effect of Seed Priming of Tomato with Salicylic Acid, Ascorbic Acid and Hydrogen Peroxide on Germination and Plantlet Growth in Saline Conditions. *Int. J. Agron. Plant Prod*. 3: 700-704.
- Hassen, A., S. Maher and H. Cherif, 2014.** Effect of Salt Stress (NaCl) on Germination and Early Seedling Parameters of Three Pepper Cultivars (*Capsicum annuum* L.). *J. Stress Physiol. Biochem*. 10(1): 14-25.
- Hsu, C.C., C.L. Chen, J.J. Chan and J.M. Sung, 2003.** Accelerated aging-enhanced lipid peroxidation in bitter gourd seeds and effects of priming and hot water soaking treatments. *Scientia Horticulturae*. 98(3): 201–212.
- International Seed Testing Association (ISTA). 2010.** International rules for seed testing, Seed vigour testing, Chapter 15: 1-20.
- Jamil, M., D.B. Lee, K.Y. Jung, M. Ashraf, S.C. Lee and E.S. Rha, 2006.** Effect of salt (NaCl) stress on germination and early seedling growth of four vegetables species. *J. Cent. Eur. Agric*. 7(2): 273-282.
- Kaya, M.D., G. Okcu, M. Atak, Y. Cikili and O. Kolsarici, 2006.** Seed treatments to overcome salt and drought stress during germination in sunflower (*Helianthus annuus* L.). *Eur. J. Agron*. 24(4): 291-295.
- Khajeh-hosseini, M., A.A. Powell and I.J. Bingham, 2003.** The interaction between salinity stress and seed vigour during germination of soybean seeds. *Seed Sci. and Technol*. 31(3): 715-725.
- Khan, M.N., M.H. Siddiqui, F. Mohammad, M. Naeem and M.M.A. Khan, 2010.** Calcium chloride and gibberellic acid protect linseed (*Linum usitatissimum* L.) from NaCl stress by inducing antioxidative defence system and osmoprotectant accumulation. *Acta Physiol. Plant*. 32(1): 121-132.

- Koca, H., M. Bor, F. Ozdemir and I. Turkan, 2007.** The effect of salt stress on lipid peroxidation, antioxidative enzymes and prolin content of sesame cultivars. *Environ. Exp. Bot.* 60: 344-351.
- McDonald, M.B.** 1999. Seed deterioration: Physiology, repair and assessment. *Seed Sci. Technol.* 27: 177-237.
- McDonald, M.B.** 2000. Seed priming. p. 287-325. In M. Black and J.D. Bewley (eds.) *Seed Technology and Its Biological Basis*. Sheffield Academic Press, England.
- Meloni, D.A., M.A. Oliva, C.A. Martinez and J. Cambraia, 2003.** Photosynthesis and activity of superoxide dismutase, peroxidase and glutathione reductase in cotton under salt stress. *Environ. Exp. Bot.* 49(1): 69-76.
- Mohamed, M. M.M. Azooz, A.M. Alzahrani and M.M. Youssef, 2013.** The potential role of seed priming with ascorbic acid and nicotinamide and their interactions to enhance salt tolerance in broad bean (*Vicia faba* L.). *Aust. J. Crop Sci.* 7(13): 2091-2100.
- Mohammadi, H., A. Soltani, H.R. Sadeghipour, and H. Zeinali. 2011.** Effects of seed aging on subsequent seed reserve utilization and seedling growth in soybean. *Int J Plant Prod.* 5(1): 65-70.
- Moosavi, A., R. Tavakkol Afshari, F. Sharifzadeh and A. Aynehband, 2009.** Effect of seed priming on germination characteristics, polyphenoloxidase and peroxidase activities of four amaranth cultivars. *J. Food, Agric. Environ.* 7(3-4): 353- 358.
- Murthy, U.M.N., P.P. Kumar and W.Q. Sun, 2003.** Mechanisms of seed ageing different storable conditions for *Vigna radiata* L. wilczek: lipid peroxidation, sugar hydrolysis, maillard rections and their relationship to glass state transition. *J. Exp. Bot.* 54(384): 1057-1067.
- Najafi Navaey, H., M. Yousefi Hzari, R. Ali Nezhad Seraji and H. Eslami, 2014.** Germination reduce in Borage (*Borago officinalis* L.) seed under seed deteriorating conditions. *Int. J. Farming Allied Sci.* 3(4): 358-361.
- Noctor, G., and C.H. Foyer, 1998.** Ascorbate and glutathione: keeping active oxygen under control. *Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol.* 49: 249-279.
- Ouji, A., S. El-Bok, M. Mouelhi, M.B. Younes and M. Kharrat, 2015.** Effect of salinity stress on germination of five tunisian lentil (*Lens culinaris* L.) Genotypes. *Eur. Sci. J.* 11: 63-75.
- Patel, R.P., S.S. Kajal, V.R. Patel, V.J. Patel and S.M. Khristi, 2010.** Impact of salin water stress on nutrient uptake and growth of cowpea. *Braz. J. Plant Physiol.* 22 (1): 43-48.
- Rauf, M., M. Munir, M.U. Hassan, M. Ahmad and M. Afzal, 2007.** Performance of wheat genotypes under osmotic stress at germination and early seedling growth stage. *Afr. J. Biotechnol.* 6(8): 971-975.
- Salehi Surmaghi, M.H. 2009.** Medicinal plants and phytotherapy. (3th ed.). Publications nutrition. (In Persian)
- Seiadat, S.A., A. Moosavi and M. Sharafizadeh, 2012.** Effect of seed priming on antioxidant activity and germination characteristics of maize seeds under different ageing treatments. *Res. J. Seed Sci.* 5(2): 51-62.
- Shalata, A. and P.M. Neuman. 2001.** Exogenous ascorbic acid (vitamin C) increases resistance to salt stress and reduces lipid peroxidation. *J. Exp. Bot.* 52: 2207-2211.
- Sharma, A.D., M. Thakur, M. Rana and K. Singh, 2004.** Effect of plant growth hormones and abiotic stresses on germination, growth and phosphatase activities in *Sorghum bicolor* L. Moench seeds. *Afr. J. Biotechnol.* 3(6): 308-312.
- Shekari, F., R. Baljani, J. Saba, K. Afsahi and F. Shekari, 2010.** Effect of seed priming with salicylic acid on growth characteristics of borage (*Borago officinalis* L.) plants seedlings. (In Persian, with English abstract.) *Agroecol. J.* 6(1): 47-53.
- Sivritepe, N., H.O. Sivritepe and A. Eris, 2003.** The effects of NaCl priming on salt tolerance in melon seedlings grown under saline conditions. *Scientia Horticulturae.* 97(3-4): 229-237.
- Soltani, A., M. Gholipoor and E. Zeinali, 2006.** Seed reserve utilization and seedling growth of wheat as affected by drought and salinity. *Environ. Exp. Bot.* 55(1-2): 195-200.
- Srivastava, K., K.N. Tiwari, R. Singh, B.D. Singh and H.K. Jaiswal, 2001.** Shoot regeneration from immature cotyledons of *Cicer arietinum*. *Biol. Plant.* 44: 333-337.

Summart, J., P. Thanonkeo, S. Panichajakul, P. Prathepha and M.T. McManus, 2010. Effect of salt stress on growth, inorganic ion and proline accumulation in Thai aromatic rice, Khao Dawk Mali 105, callus culture. *Afr. J. Biotechnol.* 9(2): 145-152.

Tabatabaei, S.A. and S.M. Naghibalghora. 2014. The effect of salinity stress on germination characteristics and changes of biochemically of sesame seeds. *Cercetări Agronomice în Moldova.* 47(2): 61-68.

Tavakkol Afshari, R., O. Ansari, F. Sharifzade and A. Shayanfar, 2012. The role of priming on seed reserve utilization and germination of mountain rye (*Secale montanum*) seeds under salinity stress. (In Persian, with English abstract.) *Iranian J. Field Crop Sci.* 2, 181-189.

Verma, S.S., U. Verma and R.P.S. Tomer, 2003. Studies on seed quality parameters in deteriorating seeds in Brassica (*Brassica campestris*). *Seed Sci. Technol.* 31(2): 389-396.

Woodward, A.J., and I.J. Bennett, 2005. The effect of salt stress and abscisic acid on proline production, chlorophyll content and growth of in vitro propagated shoots of *Eucalyptus camaldulensis*. *Plant Cell, Tissue and Organ Cult.* 82: 189-200.

Yamaguchi, T., and E. Blumwald, 2005. Developing salt-tolerant crop plants: challenges and opportunities. *Trends Plant Sci.* 10(12):615-620.