

Effect of Chitosan on Germination Indices and Antioxidant Enzyme Activity in Safflower cv. Goldasht (*Carthamus tinctorius*) Under Salinity Stress

Haniyeh Saadat ^{1✉} , and Mohammad Sedghi ² 

1. Corresponding author, Department of Agronomy, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran. Email: t.saadat@uma.ac.ir
2. Department of Agronomy, Faculty of Agriculture and Natural Resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran. Email: m_sedghi@uma.ac.ir

Article Info

Article type:
Research Article

Article history:

Received 16 February 2025
Received in revised form 18 April 2025
Accepted 26 May 2025
Available online 22 September 2025

Keywords:

Ascorbate Peroxidase,
Catalase,
Germination Indicators,
Peroxidase

ABSTRACT

Objective: This study aimed to evaluate Effect of chitosan on germination indicators and activity of antioxidant enzymes in safflower seedling under salinity stress.

Method: The experiment was conducted as a factorial arrangement based on a completely randomized design with four replications in a row (tube or sandwich culture) between filter paper at the University of Mohaghegh Ardabili in 2024. Experimental treatments included four salinity levels (0, 50, 100, and 150 mM) and four levels of chitosan (0, 0.2, 0.4, and 0.5% by weight volume), all of which had been dissolved in 1% acetic acid.

Results: The results showed that salinity stress reduced germination rate, radicle length, plumule length, seedling length, seedling fresh weight, and seedling dry weight. But priming with different levels of chitosan, especially the 0.5% level, improved these traits. The highest daily germination speed was observed in priming with control (distilled water priming) and 150 mM salinity. The catalase and peroxidase enzymes activity in the treatment with control and 150 mM salinity compared to with chitosan 0.5% and without salinity showed an increase of about 43 and 70%, respectively. The superoxide dismutase enzyme activity in chitosan 0.5% treatment and 150 mM salinity showed an increase of about 67%, compared to the control and without salinity. Also, the ascorbate peroxidase enzyme activity in priming with chitosan 0.5% compared to the the control (distilled water priming) showed an increase of 37%.

Conclusions: The results showed that seed treatment with different levels of chitosan can reduce the harmful effects of salinity on some traits safflower seedlings and improve seedling growth. The best result achieved when 0.5% of chitosan used under saline conditions.

Cite this article: Saadat, H., & Sedghi, M. (2025). Effect of chitosan on germination indices and antioxidant enzyme activity in safflower cv. Goldasht (*Carthamus tinctorius*) under salinity stress. *Iranian Journal of Seed Research*, 12 (1), 1-22. <http://doi.org/10.61882/yujs.12.1.1>



© The Author(s).

DOI: <http://doi.org/10.61882/yujs.12.1.1>

Publisher: Yasouj University.

Highlights

- Seed priming using different levels of chitosan, especially 0.5% chitosan improved germination indices of seed safflower under salinity.
- Seed priming with different levels of chitosan, especially in the amount of 0.5% chitosan increased the activity of superoxidedismutase and ascorbate peroxidase enzymes.
- Priming with chitosan showed a better effect on germination indices and biochemical characteristics.

Introduction

Safflower has a long history of cultivation in the world and is considered a plant resistant to salt stress. Salinity is one of the most important environmental abiotic stresses that limit the growth and production of plants and threaten global food security. Recently, however, the utilization of chitosan in agriculture has increased as it enhances the resistance of crop plants to different stresses factors such as salinity. Chitosan, a naturally occurring biopolymer derived from chitins through partial deacetylation, has found application in agriculture as a growth promoter (Shah et al., 2016). This can be attributed to several characteristics: non-toxicity, biocompatibility, biodegradability and renewability from cost-effective resources. Today, the method of seed priming with chitosan used to increase the tolerance of plant varieties against abiotic stresses. The antioxidant defense system, particularly enzymes like catalase (CAT), superoxide dismutase (SOD), peroxidase (POX), and ascorbate peroxidase (APX), counteract ROS toxicity. Seed priming, particularly with chitosan, has been recognized as a practical approach to mitigate the effects of seed salinity by enhancing antioxidant defenses and repairing cellular structures (Saadat & Sedghi, 2024). Seed priming is an alternative, inexpensive and feasible technique as compared with other agronomical applications for mitigates salt stress. In this study, we investigated the effect of chitosan on germination indicators and activity of antioxidant enzymes in safflower seedling under salinity stress.

Materials and Methods

The experiment was conducted as a factorial arrangement based on a completely randomized design with four replications in a row (tube or sandwich culture) between filter paper at the University of Mohaghegh Ardabili in 2024. Experimental treatments included four salinity levels (0, 50, 100, and 150 mM) and four levels of chitosan (0, 0.2, 0.4, and 0.5% by weight volume), all of which had been dissolved in 1% acetic acid. For priming, the seeds were immersed in chitosan solutions for 4 hours. Following priming, the seeds were washed with distilled water and dried. Subsequently, sodium chloride was added to each Petri dish for the germination test, which was executed in a total of three replications of 25 seeds each at a temperature of 20 °C for a duration of 8 days. Thereafter, germination indices and

antioxidant enzyme activity were measured. Statistical analysis was performed using SAS software and Duncan ($p=0.05$) was used to compare the means.

Results

The results showed that salinity stress reduced germination rate, radicle length, plumule length, seedling length, seedling fresh weight, and seedling dry weight. But priming with different levels of chitosan, especially the 0.5% level, improved these traits. The highest daily germination speed was observed in priming with control (distilled water priming) and 150 mM salinity. The decrease in the water potential gradient between the seeds and their surrounding environment due to disruption in the synthesis of essential enzymes for germination may explain the reduced germination under saline stress. Priming enhances the activity of enzymes that hydrolyze storage materials, enabling seedlings to readily absorb nutrients during germination. Consequently, primed seeds are able to complete the germination process in a shorter time frame. Ascorbate The catalase and peroxidase enzymes activity in the treatment with control and 150 mM salinity compared to with chitosan 0.5% and without salinity showed an increase of about 43 and 70%, respectively. The superoxide dismutase enzyme activity in chitosan 0.5% treatment and 150 mM salinity showed an increase of about 67%, compared to the control and without salinity. Also, the ascorbate peroxidase enzyme activity in priming with chitosan 0.5% compared to the control (distilled water priming) showed an increase of 37%. Antioxidant enzymes were elevated under salinity stress, attributed to the increased production of reactive oxygen species, which in turn stimulates the synthesis of these enzymes. Priming with chitosan significantly enhanced the activity of CAT, SOD, POD, and APX, especially under 150 mM salinity. These enhancements imply a stronger enzymatic detoxification of ROS, improving the seedling's resilience under oxidative stress.

Conclusions

The results showed that seed treatment with different levels of chitosan can reduce the harmful effects of salinity on some traits safflower seedlings and improve seedling growth. The best result achieved when 0.5% of chitosan used under saline conditions. Priming safflower seeds with chitosan significantly enhances antioxidant enzyme activities, mitigates oxidative damage. This leads to improved seedling vigor even under severe salinity stress. Seed priming, therefore, represents a promising pre-sowing strategy to extend enhance field emergence under stress conditions.

Author Contributions

“investigation, Haniyeh Saadat; resources, Haniyeh Saadat; data curation, Haniyeh Saadat; writing—original draft preparation, Haniyeh Saadat; writing—review and editing, Haniyeh Saadat; supervision, Mohammad Sedghi; project administration, Haniyeh Saadat. All authors have read and agreed to the published version of the manuscript.”

Data Availability Statement

Data available on request from the authors.

Acknowledgements

The authors are highly indebted to the Faculty of Agricultural Sciences, University of Mohaghegh Ardabili for providing research facilities and technical assistance during the research work.

Ethical Considerations

The authors avoided data fabrication, falsification, and plagiarism, and any form of misconduct.

Funding

This research did not receive any specific grant from funding agencies in the public, commercial, or not-for-profit sectors.

Conflict of Interest

The authors declare no conflict of interest.

تأثیر کیتوزان بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های پاد اکساینده بذر گلرنگ (*Carthamus tinctorius*) رقم گلدشت تحت تنش شوری

هانیه سعادت^۱✉، و محمد صدقی^۲

۱. نویسنده مسئول، گروه زراعت، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران. رایانامه: t.saadat@uma.ac.ir

۲. گروه زراعت، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران. رایانامه: m_sedghi@uma.ac.ir

اطلاعات مقاله	چکیده
نوع مقاله: مقاله پژوهشی تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۱۱/۲۸ تاریخ بازنگری: ۱۴۰۴/۰۱/۲۹ تاریخ پذیرش: ۱۴۰۴/۰۳/۰۵ تاریخ انتشار: ۱۴۰۴/۰۶/۲۹ کلیدواژه‌ها: آسکوربات پراکسیداز، پراکسیداز، شاخص‌های جوانه‌زنی، کاتالاز	هدف: این پژوهش با هدف بررسی تأثیر کیتوزان بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت گیاهچه گلرنگ تحت تنش شوری اجرا گردید. روش پژوهش: آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با ۳ تکرار در دانشگاه محقق اردبیلی در سال ۱۴۰۳ انجام شد. تیمارها شامل چهار سطح شوری (صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌مولار کلرید سدیم) و چهار سطح کیتوزان (۰، ۰/۲، ۰/۴ و ۰/۵ درصد وزنی - حجمی) که همه در اسید استیک یک درصد حل شده بودند. یافته‌ها: نتایج نشان داد که شوری، سرعت جوانه‌زنی، طول ریشه‌چه، ساقه‌چه، گیاهچه و وزن تر و خشک گیاهچه را کاهش داد، ولی پیش‌تیمار بذر با سطوح مختلف کیتوزان به‌ویژه غلظت ۰/۵ درصد این صفات را بهبود بخشید. بیش‌ترین سرعت جوانه‌زنی روزانه (۰/۱۱۳) در شاهد (پیش‌تیمار با آب مقطر) و شوری ۱۵۰ میلی‌مولار مشاهده شد. میزان فعالیت آنزیم کاتالاز و پراکسیداز در شاهد و شوری ۱۵۰ میلی‌مولار نسبت به کیتوزان با غلظت ۰/۵ درصد و بدون شوری به ترتیب در حدود ۴۳ و ۷۰ درصد افزایش نشان دادند. فعالیت آنزیم سوپراکسیددیسموتاز در کاربرد با کیتوزان ۰/۵ درصد و شوری ۱۵۰ میلی‌مولار حدود ۶۷ درصد نسبت به شاهد و بدون شوری بیشتر بود. همچنین، فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز در تیمار با غلظت ۰/۵ درصد کیتوزان نسبت به شاهد (پیش‌تیمار با آب مقطر) حدود ۳۷ درصد افزایش نشان داد. نتیجه‌گیری: نتایج این تحقیق نشان داد که تیمار بذر با سطوح مختلف کیتوزان می‌تواند اثرات مضر تنش شوری بر برخی صفات در گیاهچه گلرنگ را کاهش داده و رشد گیاهچه را بهبود بخشد. جنبه‌های نوآوری: - پیش‌تیمار بذر با استفاده از سطوح مختلف کیتوزان و به‌ویژه کیتوزان ۰/۵ درصد سبب بهبود برخی شاخص‌های جوانه‌زنی بذر کیتوزان تحت شرایط شوری گردید. - پیش‌تیمار بذر با سطوح مختلف کیتوزان و به‌ویژه کیتوزان ۰/۵ درصد، سوپراکسیددیسموتاز و آسکوربات پراکسیداز را افزایش داد. - پیش‌تیمار با کیتوزان تأثیر بهتری بر شاخص‌های جوانه‌زنی و صفات بیوشیمیایی نشان داد.

استناد: سعادت، هانیه؛ و صدقی، محمد (۱۴۰۴). تأثیر کیتوزان بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های پاد اکساینده بذر گلرنگ (*Carthamus tinctorius*)

رقم گلدشت تحت تنش شوری. *پژوهش‌های بذر ایران*، ۱۲ (۱)، ۲۲-۱.

<http://doi.org/10.61882/yujs.12.1.1>



© نویسنده‌گان.

ناشر: دانشگاه یاسوج.

مقدمه

گلرنگ (*Carthamus tinctorius* L.) گیاهی یک ساله گلدار از خانواده Asteraceae است (چاپمن^۱ و همکاران، ۲۰۰۷). مناطق عمده تولید بذر گلرنگ آسیا و آمریکا هستند که ۹۰ درصد از تولید تجمعی را تشکیل می‌دهند (فائو^۲، ۲۰۲۴). گلرنگ یک محصول چند منظوره است که در ابتدا به عنوان رنگ طبیعی و طعم دهنده غذا کشت می‌شد (اعظمی^۳ و همکاران، ۲۰۱۹). از نیمه اول قرن بیستم به عنوان یک محصول دانه روغنی کشت می‌شود و دانه‌های آن سرشار از اسیدهای چرب غیراشباع (اسیدهای اولئیک، لینولئیک و لینولنیک) است که مستقیماً با محافظت از قلب، کاهش چربی خون و اثرات ضد التهابی مرتبط است (فن^۴ و همکاران، ۲۰۲۳). سطح زیر کشت گلرنگ در سال زراعی ۱۳۹۸-۱۳۹۹ در مجموع کشت آبی و دیم ۵ هزار هکتار و میزان تولید آن در کشور ۷/۱۷۵ تن بوده است (آمارنامه وزارت جهاد کشاورزی، ۲۰۲۲).

شوری یکی از معضلات اصلی در مناطق خشک و نیمه خشک است که از طریق تغییرات در مورفولوژی گیاه و فرایندهای فیزیو-بیوشیمیایی و مولکولی بر رشد و نمو گیاه تأثیر می‌گذارد (عمران^۵ و همکاران، ۲۰۲۲). طبق گزارش‌ها تا سال ۲۰۵۰، تقریباً نیمی از زمین‌های قابل کشت جهان تحت تأثیر سطوح بالای شوری قرار می‌گیرد که تهدیدی قابل توجه برای کشاورزان است (مصطفی^۶ و همکاران، ۲۰۱۹). شوری با تغییر جوانه‌زنی، رشد و ویژگی‌های فیزیو-بیوشیمیایی بذر بر پایداری و بهره‌وری زمین قابل کشت تأثیر منفی می‌گذارد و در نتیجه بازده کشاورزی را محدود می‌کند. تنش شوری به سرعت باعث چندین آسیب ثانویه می‌شود که موجب تنش یونی، تنش اکسیداتیو و تنش اسمزی می‌گردد (ایساینکوف^۷ و همکاران، ۲۰۱۹). تنش یونی، باعث از هم گسیختگی غشاء، افزایش گونه‌های فعال اکسیژن و پراکسیداسیون

لیپیدی که، عملکرد ریشه‌چه و ساقه‌چه را مختل می‌کند (روالد^۸ و همکاران، ۲۰۱۳). طبق گزارش‌ها تنش شوری باعث افزایش فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت در گیاه گلرنگ می‌شود (شهبازی و گلکار^۹، ۲۰۱۶). شوری طول گیاهچه و طول ریشه‌چه را در گیاه گلرنگ تحت تأثیر قرار می‌دهد (گورسوی^{۱۰}، ۲۰۲۳). جوانه‌زنی بذر مراحل بسیار مهمی برای رشد گیاهچه و تولید محصول می‌باشد، یک پدیده پیچیده و بسیار حساس به اثرات نامطلوب تحت شرایط تنش است (اخوندی^{۱۱} و همکاران، ۲۰۲۰). به‌طور کلی، جوانه‌زنی بذر، ظهور گیاهچه و استقرار در مقایسه با گیاهان بالغ، در مراحل اولیه که نسبت به تنش غیرزیستی تحمل کمتری دارند، ممکن است منجر به مرگ و میر بالا و عملکرد پایین محصول شود (ژانگ^{۱۲} و همکاران، ۲۰۱۵). جوانه‌زنی نیاز به رطوبت دارد. بنابراین، پیش‌تیمار برای فرایندهای متابولیکی درگیر در جوانه‌زنی ایده آل است (خان^{۱۳} و همکاران، ۲۰۲۲). تنش شوری باعث کاهش شاخص‌های جوانه‌زنی از جمله کاهش درصد جوانه‌زنی، طول ساقه‌چه، طول ریشه‌چه، وزن خشک گیاهچه و شاخص بنیه گیاهچه در گیاه گلرنگ می‌شود (هیرماس^{۱۴} و همکاران، ۲۰۲۴). همچنین، طبق گزارش‌ها شوری باعث افزایش محتوای سدیم، تولید گونه‌های فعال اکسیژن و فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانی شده و محتوای آب برگ و عملکرد دانه را در گیاه گلرنگ کاهش می‌دهد (قاسمی‌گل‌عزانی^{۱۵} و همکاران، ۲۰۲۴).

پیش‌تیمار بذر تکنیکی است که شامل تیمار بذر با مواد شیمیایی یا محلولی برای رشد جنین و رشد گیاهچه است (رامان^{۱۶} و همکاران، ۲۰۲۰). این روش جوانه‌زنی بذر را تحت چندین تنش غیرزیستی از جمله شوری بهبود می‌بخشد (جیشا^{۱۷} و همکاران، ۲۰۱۳). علاوه بر این، گیاه

⁸Rewald⁹Shahbazi and Golkar¹⁰Gürsoy¹¹Akhondi¹²Zhang¹³Khan¹⁴Hiremath¹⁵Ghassemi-Golezani¹⁶Rhaman¹⁷Jisha¹Chapman²FAO³Azami⁴Fan⁵Imran⁶Mustafa⁷Isayenkov

سویا را در طول فصل رشد نسبت به تنش شوری مقاوم‌تر می‌کند (سعادت و صدقی^۱، ۲۰۲۴).

پیش‌تیمار، در گیاه کاهو با بهبود جوانه‌زنی بذر، تجمع نمک در بافت را کاهش می‌دهد (آدهیکاری^۲ و همکاران، ۲۰۲۲). نتایج تحقیقی نشان داد که پیش‌تیمار بذر باعث افزایش معنی‌داری در تمامی ویژگی‌های مختلف فیزیولوژیکی از جمله درصد جوانه‌زنی، طول ساقه‌چه، طول ریشه‌چه، عامل جوانه‌زنی و شاخص بنیه گیاهچه گلرنگ شد (هیرماس و همکاران، ۲۰۲۴). تیمارهای پرایمینگ باعث تجمع اسمولیت‌ها مانند پرولین و قندهای محلول در بذرها می‌شوند. اسمولیت‌ها به عنوان املاح سازگار عمل کرده و به حفظ تعادل اسمزی سلولی کمک می‌کنند، در نتیجه سلول‌ها را در برابر از دست دادن آب محافظت کرده و یکپارچگی ساختاری خود را در شرایط تنش اسمزی حفظ می‌کنند (مارتاندان^۳ و همکاران، ۲۰۲۰).

کیتوزان از کیتین، که دومین پلیمر زیستی فراوان روی زمین پس از سلولز است، پردازش می‌شود. کیتوزان به دلیل زیست تخریب پذیری، زیست سازگاری و خواص غیر سمی آن به خوبی شناخته شده است و در اشکال مختلف از جمله پودر، محلول‌های مایع و دانه‌ها موجود است (شاه^۴ و همکاران، ۲۰۱۶). به دلیل منشأ طبیعی و قابلیت ساخت کیتوزان به‌طور گسترده برای کاربرد در کشاورزی مورد مطالعه قرار گرفته است. استفاده از کیتوزان به روش و غلظت مناسب می‌تواند به طور موثر اثرات مضر سطوح شوری بالا را کاهش داده و رشد گیاه را افزایش دهد (سعادت و صدقی^۵، ۲۰۲۴). پیش‌تیمار با کیتوزان تحت تنش شوری سامانه دفاعی آنزیم‌های پاداکسیدانتی را در بذرهای تیمار شده بهبود می‌بخشد (سعادت و صدقی^۵، ۲۰۲۴؛ سعادت^۵ و همکاران، ۲۰۲۳a). آنها بررسی کردند که پیش‌تیمار بذر با کیتوزان به طور موثر تأثیر منفی تنش اکسیداتیو ناشی از تنش شوری را کاهش داد و در افزایش بنیه بذر، جوانه‌زنی و تشکیل اولیه

گیاهچه‌ها نقش اساسی داشت. آن‌ها نتیجه گرفتند که پیش‌تیمار بذر با کیتوزان سازوکارهای دفاعی پاداکسیدانی را تنظیم می‌کند، تحمل نمک را تشویق می‌کند و منجر به افزایش شاخص‌های رشد و جوانه‌زنی در بذرهای پرایم شده نسبت به بذرهای پرایم نشده می‌شود. مطالعات نشان داده است که کیتوزان تحت تنش شوری باعث افزایش سرعت جوانه‌زنی، طول گیاهچه، طول ریشه‌چه، وزن تر گیاهچه، وزن تر ریشه‌چه و درصد جوانه‌زنی در گیاه گلرنگ می‌شود (منصوری^۶ و همکاران، ۲۰۱۶؛ گورسوی، ۲۰۲۲). افزایش شاخص‌های رشد، جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت در پیش‌تیمار با کیتوزان تحت تنش شوری در گیاهان لوبیا، سویا و برنج نیز گزارش شده است (سعادت و صدقی^۵، ۲۰۲۴؛ سعادت و همکاران، ۲۰۲۳a؛ سعادت و همکاران، ۲۰۲۳c؛ سعادت و همکاران، ۲۰۲۳b). تیمار کیتوزان رشد گیاهچه گلرنگ را تحت تنش اسمزی شدید از طریق سازوکارهایی از جمله افزایش سطوح محافظت کننده اسمزی، افزایش فعالیت پاداکسیدانی و بهبود یکپارچگی غشاء بهبود می‌بخشید (ابدی‌ادر^۷ و همکاران، ۲۰۲۴). هدف از انجام این تحقیق، بررسی تأثیر کیتوزان بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت گیاهچه گلرنگ در واکنش به تنش شوری و نقش پیش‌تیمار بذر با سطوح مختلف کیتوزان در رفتار جوانه‌زنی بذر گلرنگ بود.

مواد و روش‌ها

به‌منظور بررسی تأثیر کیتوزان بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت بذر گلرنگ در شرایط تنش شوری آزمایشی به‌صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در دانشگاه محقق اردبیلی در سال ۱۴۰۳ با سه تکرار و چهار سطح شوری (۰، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌مولار) از منبع کلرید سدیم (گورسوی، ۲۰۲۳) و چهار سطح کیتوزان (شاهد (آب مقطر)، ۰/۲، ۰/۴ و ۰/۵ درصد وزنی-حجمی) (گورسوی، ۲۰۲۲) انجام شد. بذرهای گواهی شده گلرنگ رقم گلدشت تولیدی سال

¹Saadat and Sedghi

²Adhikari

³Marthandan

⁴Shah

⁵Saadat

⁶Mansouri

⁷Abdiazar

LS: طول ساقه‌چه، LR: طول ریشه‌چه

جهت تعیین فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت در برگ گلرنگ، ابتدا ۵/۵ گرم نمونه تر برگ در هاون چینی در مجاورت نیتروژن مایع پودر شد و با ۵ میلی‌لیتر بافر فسفات سرد (pH=۷/۵) حاوی ۰/۵ میلی‌مولار EDTA هموژن گردید. همگنای حاصل را به مدت ۱۵ دقیقه با سرعت ۱۵۰۰ دور در دقیقه و دمای ۴ درجه سلسیوس سانتریفیوژ کرده و محلول شناور رویی برای اندازه‌گیری میزان فعالیت فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت مورد استفاده قرار گرفت (سایرام^۸ و همکاران، ۲۰۰۲).

سنجش فعالیت آنزیم کاتالاز: سنجش فعالیت آنزیم کاتالاز طبق روش ابی^۹ (۱۹۸۴) اندازه‌گیری گردید. مواد شیمیایی مورد نیاز شامل ۰/۵ میلی‌لیتر پراکسید هیدروژن ۷/۵ میلی‌مولار، ۱/۵ میلی‌لیتر بافر فسفات پتاسیم ۱۰۰ میلی‌مولار (pH=۷) و ۵۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی بود که حجم نمونه‌ها با افزودن آب مقطر به ۳ میلی‌لیتر رسانده شد. با افزودن پراکسید هیدروژن واکنش شروع گردید و تغییرات جذب در طول موج ۲۴۰ نانومتر در مدت یک دقیقه ثبت شد. محلول جذب زمینه برای دستگاه شامل تمام موارد استفاده شده به جز عصاره آنزیمی استخراج شده بود. میزان پراکسید هیدروژن تجزیه شده با استفاده از ضریب خاموشی ($\epsilon = 39/4 \mu M^{-1} cm^{-1}$) محاسبه و فعالیت آنزیم کاتالاز براساس میکرومول پراکسید هیدروژن تجزیه شده در دقیقه بر میلی‌گرم پروتئین بیان گردید.

سنجش فعالیت آنزیم پراکسیداز: سنجش فعالیت آنزیم پراکسیداز طبق روش همدا و کلین^{۱۰} (۱۹۹۰) انجام شد. مخلوط واکنش شامل ۲۵۰ میکرولیتر بافر فسفات ۱۰۰ میلی‌مولار (pH=۷)، ۲۵۰ میکرولیتر گایاکول ۱۰ میلی‌مولار محلول در آب دوبار تقطیر شده، ۳۴ میکرولیتر پراکسید هیدروژن ۷۰ میلی‌مولار محلول در فسفات پتاسیم ۱۰۰ میلی‌مولار (pH=۷)، ۴۶۷ میکرولیتر آب دو بار تقطیر استریل شده و ۲۰ میکرولیتر عصاره

۱۴۰۲ از شرکت پاکان بذر اصفهان تهیه شد. در ابتدا بذرهای گلرنگ با هیپوکلریت سدیم ۱ درصد به مدت ۳۰ ثانیه ضدعفونی و سپس با آب مقطر شسته شدند. جهت اعمال پیش‌ تیمار بذر درون محلول‌های کیتوزان و آب مقطر به مدت ۴ ساعت در دمای ۲۵ درجه سلسیوس غوطه‌ور شدند (گورسوی، ۲۰۲۳) بعد از پیش‌ تیمار، بذر ها به وسیله آب مقطر شستشو و در دمای آزمایشگاه خشک گردیدند. سپس، ۲۵ عدد بذر در داخل پتری‌های ۹ سانتی‌متری جهت کشت قرار گرفت و به هر پتری محلول شوری (کلرید سدیم) با سطوح مختلف به مقدار ۵ میلی‌لیتر اضافه گردید. سپس، پتری‌ها در داخل ژرمیناتور با دمای ۲۵ درجه‌ی سلسیوس به مدت ۸ روز قرار داده شد (یلوایر و هانناچی^۱، ۲۰۱۲). معیار جوانه‌زنی یک بذر، خروج ریشه‌چه به میزان دو میلی‌متر از پوسته بذر در نظر گرفته شد (منصوری و همکاران، ۲۰۱۶). برای خشک کردن گیاهچه‌ها از آون با دمای ۷۰ درجه‌ی سلسیوس استفاده شد. برای اندازه‌گیری وزن تر و خشک گیاهچه از ترازو با دقت یک‌هزارم و برای اندازه‌گیری طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه از خط‌کش با واحد سانتی‌متر استفاده شد. برای محاسبه سرعت جوانه‌زنی از رابطه ۱ (الیاس و رابرتس^۲، ۱۹۸۰)، سرعت جوانه‌زنی روزانه از رابطه ۲ (ماگیر^۳، ۱۹۶۲) و ضریب آلومتری از رابطه ۳ (ابراهیمی^۴ (ابراهیمی^۴ و همکاران، ۲۰۱۳) استفاده شد.

$$GR^5 = \sum_{i=1}^N Si / Di \quad \text{رابطه ۱:}$$

Si: تعداد بذرهای جوانه زده در هر روز Di: تعداد روز تا

شمارش ln

$$DGS^6 = 1/MDG \quad \text{رابطه ۲:}$$

MDG: میانگین جوانه‌زنی روزانه

$$CA^7 = LS/LR \quad \text{رابطه ۳:}$$

¹Elouaer and Hannachi

²Ellis and Roberts

³Maguire

⁴Ebrahimi

⁵Germination rate

⁶Daily germination rate

⁷Allometry coefficient

⁸Sairam

⁹Aebi

¹⁰Hemeda and Klein

نتایج و بحث

سرعت جوانه‌زنی: نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر ساده کیتوزان و شوری و اثر متقابل آن‌ها روی سرعت جوانه‌زنی در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). پرایمینگ با سطوح کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد و هیدروپرایمینگ توانست سرعت جوانه‌زنی را افزایش دهد. با این وجود، تأثیر کیتوزان ۰/۵ درصد بیشتر از سطوح دیگر کیتوزان و هیدرو پرایمینگ بود. به‌طوری‌که بیش‌ترین سرعت جوانه‌زنی (۱۰/۷) بذر در روز) در پیش‌تیمار با کیتوزان ۰/۵ درصد و بدون شوری و کم‌ترین آن (۱/۱) بذر در روز) در شاهد (آب مقطر) با شوری ۱۵۰ میلی‌مولار مشاهده شد (جدول ۲).

تنش شوری با کاهش جذب آب، پتانسیل آبی را کاهش داده و افزایش تجمع سدیم و کلر باعث کاهش سرعت جوانه‌زنی می‌شود (نواز^۳ و همکاران، ۲۰۲۲). یون‌های سدیم و کلر اضافی جذب شده موجب سمیت یونی شده و بر فرآیندهای متابولیک در بذرهای جوانه‌زنی از طریق فعالیت آنزیمی مانند هیدرولیز مواد مغذی تأثیر سوئی می‌گذارد (ناصر^۴ و همکاران، ۲۰۲۲). افزایش سرعت جوانه‌زنی در اثر پیش‌تیمار بیانگر افزایش قدرت بذرهاست که موجب بهبود سریع گیاهان و کاهش ناهمگنی فیزیولوژیکی ذاتی می‌شود. پیش‌تیمار با ساخت پروتئین و فعال‌سازی آنزیم‌های مانند هیدرولایز

آنزیمی بود. تغییرات جذب در طول موج ۴۷۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر اندازه‌گیری شد. در نتیجه فعالیت آنزیم پراکسیداز بر حسب واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه گزارش شد.

سنجش فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز:

فعالیت این آنزیم براساس روش جیانوپلیتیس و ریز^۱ (۱۹۷۷) مورد سنجش قرار گرفت. مخلوط واکنش شامل بافر ۰/۱ مول در لیتر فسفات (pH=۷/۸) به میزان ۳ میلی‌لیتر که حاوی ۱/۳ میکرومول در لیتر ریپوفلاوین، متیونین به میزان ۱۳ میلی‌مول در لیتر، نیتروبلوتترازولیوم به میزان ۶۳ میکرومولار و عصاره آنزیمی به میزان ۰/۱ میلی‌لیتر بود. نمونه بلانک در تاریکی به مدت ۱۵ دقیقه قرار گرفت و نمونه‌های شاهد و عصاره آنزیمی در محفظه نوری با دو لامپ فلورسنت W20 به مدت ۱۵ دقیقه و ۱۰۰ دور در دقیقه روی شیکر گذاشته شد. سپس، جذب در طول موج ۵۶۰ نانومتر قرائت شد.

سنجش فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز:

سنجش فعالیت آسکوربات پراکسیداز براساس روش ناکانو و اسادا^۲ (۱۹۸۱) انجام گردید. برای اندازه‌گیری فعالیت این آنزیم ۲۵۰ میلی‌مولار بافر فسفات با اسیدیته ۷، ۰/۱ میلی‌مولار EDTA، ۵ میلی‌مولار آسکوربات، ۰/۳ میلی‌مولار پراکسید هیدروژن در حمام یخ با یکدیگر مخلوط شدند. سپس، بلافاصله ۰/۵ میکرولیتر از عصاره آنزیمی به آن افزوده شد. کاهش در جذب به‌دلیل اکسیداسیون آسکوربات در طول موج ۲۹۰ نانومتر و ۲۰ ثانیه بعد از اضافه کردن پراکسید هیدروژن به‌وسیله اسپکتروفتومتر ثبت گردید. مقدار این آنزیم برحسب تغییرات واحد جذب در ثانیه به ازای هر میلی‌گرم پروتئین بیان گردید.

تجزیه آماری داده‌ها با استفاده از نرم افزار SAS 9.1 و مقایسه میانگین‌ها با آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد انجام گردید. دیگر محاسبات و رسم شکل‌ها نیز با استفاده از نرم افزار Excel 2018 صورت گرفت.

³Nawaz
⁴Naseer

¹Giannopolitis and Ries
²Nakano and Asada

جدول ۱. تجزیه واریانس اثر کیتوزان و شوری بر صفات مورد مطالعه در گیاهچه گلرنگ

Table 1. Analysis of variance for the effect of chitosan and salinity on studied traits in safflower seedling

منابع تغییر S.O.V.	درجه‌ی آزادی D. F.	میانگین مربعات Mean of squares						
		سرعت جوانه‌زنی Germination rate	سرعت جوانه‌زنی روزانه Daily Germination rate	ضریب آلومتری Allometry coefficient	طول ریشه‌چه Radicle length	طول ساقه‌چه Pedicel length	طول گیاهچه Seedling length	وزن تر گیاهچه Seedling fresh weight
کیتوزان Chitosan (C)	3	45.5**	0.00039814**	0.08539*	25.1**	6.54**	57.0**	3.508**
شوری Salinity (S)	3	58.3**	0.00090038**	0.00984 ^{ns}	10.7**	3.37**	25.9**	4.362**
اثر متقابل C×S	9	1.1**	0.00002285*	0.010692 ^{ns}	0.8**	0.28**	1.9**	0.668**
خطا Error	32	0.3	0.00001034	0.02094	0.2	0.09	0.4	0.019
ضریب تغییرات (درصد) CV (%)		10.3	3.4	22.4	14.7	15.7	12.4	16.181

ns, * و ** به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۰/۰۵ و ۰/۰۱.

ns, * and ** indicating not significant, the significant differences at 5 and 1 percent probability levels.

ادامه جدول ۱.

Continued Table 1.

منابع تغییر S.O.V.	درجه‌ی آزادی D. F.	میانگین مربعات Mean of squares				
		وزن خشک گیاهچه Seedling dry weight	کاتالاز Catalase	پراکسیداز Peroxidase	سوپراکسید دیسمیوتاز Superoxide dismutase	آسکوربات پراکسیداز Ascorbate peroxidase
کیتوزان Chitosan (C)	3	0.20612939**	2081.7**	0.026316**	53.2**	2932.7**
شوری Salinity (S)	3	0.14325073**	1108.1**	0.006934**	102.9**	5240.1**
اثر متقابل C×S	9	0.03014801**	90.2*	0.000733**	2.7*	37.3 ^{ns}
خطا Error	32	0.00069450	41.9	0.000232	0.9	185.4
ضریب تغییرات (درصد) CV (%)		12.5	7.1	10.3	9.2	13.4

* و ** به ترتیب معنی‌دار در سطح احتمال ۰/۰۵ و ۰/۰۱.

* and ** indicating the significant differences at 5 and 1 percent probability levels.

جدول ۲. مقایسه میانگین اثر متقابل کیتوزان و شوری روی صفات مطالعه شده در گلرنگ

Table 2. Mean Comparison for the interaction effect of chitosan and salinity studied traits in safflower.

شوری Salinity (mM)	پیش تیمار Priming	سرعت جوانه زنی Germination rate (seed/day)	سرعت جوانه زنی روزانه Daily germination rate	طول ریشه چه Radicle length (cm)	طول ساقه چه Pedicel length (cm)	طول گیاهچه Seedling length (cm)
0		5.3 ^e	0.093 ^{cdef}	1.9 ^{efg}	1.2 ^{fgh}	3.1 ^{hi}
50	هیدروپرایمینگ	3.7 ^{gh}	0.097 ^c	1.6 ^{fg}	1.1 ^{gh}	2.7 ^{hij}
100	Hydropriming	3.1 ^{hi}	0.104 ^b	1.3 ^g	0.89 ^h	2.2 ^{ij}
150		1.1 ^j	0.114 ^a	1.1 ^g	0.81 ^h	1.9 ^j
0		6.9 ^d	0.087 ^{fgh}	3.5 ^c	2.2 ^{cd}	5.7 ^{cde}
50	کیتوزان ۰.۲٪	4.9 ^{ef}	0.091 ^{def}	2.7 ^{de}	1.9 ^{de}	4.6 ^{fg}
100	Chitosan 0.2%	3.9 ^{gh}	0.095 ^{cde}	2.2 ^{ef}	1.5 ^{efg}	3.7 ^{gh}
150		2.5 ⁱ	0.105 ^b	1.7 ^{fg}	1.3 ^{fgh}	3.0 ^{hij}
0		8.2 ^c	0.084 ^{gh}	5.3 ^b	2.8 ^b	8.9 ^b
50	کیتوزان ۰.۴٪	7.0 ^d	0.087 ^{fgh}	4.1 ^c	2.5 ^{bc}	6.6 ^{cd}
100	Chitosan 0.4%	5.6 ^e	0.094 ^{cde}	3.6 ^c	1.9 ^{de}	5.5 ^{def}
150		2.7 ⁱ	0.085 ^{fgh}	2.2 ^{ef}	1.2 ^{fgh}	3.8 ^h
0		10.7 ^a	0.082 ^h	6.5 ^a	3.7 ^a	10.2 ^a
50	کیتوزان ۰.۵٪	9.3 ^b	0.085 ^{gh}	5.2 ^b	2.9 ^b	8.2 ^b
100	Chitosan 0.5%	7.2 ^d	0.089 ^{efg}	4.1 ^c	2.7 ^{bc}	6.7 ^c
150		4.3 ^{fg}	0.095 ^{cd}	3.3 ^{cd}	1.7 ^{def}	5.0 ^{ef}

حروف متفاوت در هر ستون نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال پنج درصد براساس آزمون دانکن است.

The different letters in each column indicate a significant difference at 5% probability level based on Duncan's test.

ادامه جدول ۲.

Continued Tabel 2.

شوری Salinity (mM)	پیش تیمار Priming	وزن تر گیاهچه Seedling fresh weight (g)	وزن خشک گیاهچه Seedling dry weight (g)	کاتالاز Catalase (U mg ⁻¹ protein)	پراکسیداز Peroxidase (U mg ⁻¹ protein)	سوپراکسید دیسموتاز Superoxide dismutase (U mg ⁻¹ protein)
0		0.153 ^{gh}	0.119 ^f	93.4 ^{bcd}	0.169 ^{cd}	5.8 ^k
50	هیدروپرایمینگ	0.137 ^h	0.111 ^{fg}	96.7 ^{bc}	0.181 ^{bc}	7.4 ^{ijk}
100	Hydropriming	0.115 ^h	0.098 ^{fg}	118.7 ^a	0.199 ^b	8.9 ^{fghi}
150		0.091 ^h	0.064 ^g	123.1 ^a	0.266 ^a	10.4 ^{def}
0		1.550 ^c	0.218 ^c	84.2 ^{de}	0.131 ^{ef}	6.7 ^{jk}
50	کیتوزان ۰.۲٪	1.193 ^{de}	0.121 ^f	92.7 ^{bcd}	0.148 ^{de}	7.9 ^{ghij}
100	Chitosan 0.2%	0.516 ^f	0.112 ^{fg}	97.2 ^{bc}	0.174 ^{bcd}	10.1 ^{ef}
150		0.242 ^{gh}	0.087 ^{fg}	99.6 ^b	0.191 ^{bc}	12.1 ^d
0		1.963 ^b	0.353 ^c	74.3 ^{ef}	0.105 ^{fg}	7.7 ^{hij}
50	کیتوزان ۰.۴٪	1.368 ^{cd}	0.272 ^d	77.7 ^{ef}	0.126 ^{ef}	9.5 ^{fg}
100	Chitosan 0.4%	0.394 ^{fg}	0.137 ^f	82.2 ^{def}	0.138 ^e	11.5 ^{de}
150		0.226 ^{gh}	0.102 ^{fg}	101.5 ^b	0.147 ^{de}	15.7 ^b
0		2.943 ^a	0.692 ^a	70.4 ^f	0.081 ^g	9.2 ^{fgh}
50	کیتوزان ۰.۵٪	1.160 ^{de}	0.475 ^b	75.6 ^{ef}	0.092 ^g	10.5 ^{def}
100	Chitosan 0.5%	1.003 ^e	0.277 ^d	79.5 ^{ef}	0.096 ^g	13.9 ^c
150		0.592 ^f	0.126 ^f	85.3 ^{cde}	0.106 ^{fg}	17.8 ^a

حروف متفاوت در هر ستون نشان دهنده تفاوت معنی دار در سطح احتمال پنج درصد براساس آزمون دانکن است.

The different letters in each column indicate a significant difference at 5% probability level based on Duncan's test.

بذر سرعت جوانه‌زنی را از طریق ترمیم متابولیک در طی تنظیم اسمزی، جذب و تحریک تحولات متابولیکی پیش از جوانه‌زنی در بذرها افزایش می‌دهد. این‌ها تأثیری بر پردازش DNA، تحرک ذخیره اولیه و سازوکارهای جبران و اصلاح در طول تکثیر و تکرار دارند (ابراهیم^۳ و همکاران، ۲۰۱۶). با این حال، پیش‌تیمار همچنین فعالیت‌های جوانه‌زنی، به عنوان مثال، ذخیره‌سازی، متابولیسم انرژی، تنفس، ترویج بزرگ شدن سلول‌های جنین و تضعیف آندوسپرم را تشویق می‌کند (ایکسو^۴ و همکاران، ۲۰۲۱).

طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه: براساس نتایج تجزیه واریانس اثر ساده کیتوزان، شوری و اثر متقابل این دو عامل مورد مطالعه بر طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه در سطح احتمال یک درصد معنی‌داری شد (جدول ۱). نتایج نشان داد که تأثیر کیتوزان ۰/۵ درصد بیشتر از کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد و هیدروپرایمینگ بود. به‌طوری‌که بیش‌ترین طول ریشه‌چه (۶/۵ سانتی‌متر)، ساقه‌چه (۳/۷ سانتی‌متر) و گیاهچه (۱۰/۲ سانتی‌متر) در پیش‌تیمار با کیتوزان ۰/۵ درصد و بدون شوری و کم‌ترین طول ریشه‌چه (۱/۱ سانتی‌متر)، ساقه‌چه (۰/۸۱ سانتی‌متر) و گیاهچه (۱/۹ سانتی‌متر) در شاهد (آب مقطر) و شوری ۱۵۰ میلی‌مولار مشاهده شد (جدول ۲). پرایمینگ با آب مقطر و سطوح مختلف کیتوزان کاهش طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه تحت تنش شوری را به طور قابل ملاحظه‌ای در مقایسه با گیاهچه‌های حاصل از بذرها پرایم نشده تحت تنش شوری افزایش داد و پیش‌تیمار با کیتوزان ۰/۵ درصد بیش‌ترین تأثیر را در این مورد داشت. کاهش رشد ریشه‌چه ساقه‌چه و گیاهچه در شرایط شوری ممکن است با سمیت کلرید سدیم و عدم تعادل در جذب عناصر غذایی توسط گیاهچه ارتباط داشته باشد. کاهش طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه تحت تنش شوری، احتمالاً به دلیل، کاهش انتقال مواد غذایی از لپه به جنین، کاهش سنتز مواد دیواره‌های سلولی، کاهش جذب آب، کاهش ترشح هورمون‌ها و آنزیم‌های مثل آلفا آمیلاز، لیپاز و اینورتاز است (ذوالفقار^۵ و همکاران، ۲۰۲۱).

و آلفا آمیلاز در جنین، موجب افزایش آنزیم‌های پاداکسیدانتی مانند آسکوربات در بذر شده و این آنزیم‌ها با کاهش فعالیت پراکسیداسیون لیپیدها، موجب افزایش سرعت جوانه‌زنی می‌شوند (فاروق^۱ و همکاران، ۲۰۰۷). در واقع، پیش‌تیمار بذر با فعال کردن برخی آنزیم‌ها در بذر سرعت جوانه‌زنی افزایش داده و دسترسی به مواد مغذی را آسان‌تر می‌کند. در نتیجه بذرها پرایم شده زودتر جوانه زده و تنش را بیشتر تحمل می‌کند (بهراسمانی^۲ و همکاران، ۲۰۲۳). در این تحقیق، به نظر می‌رسد که هیدروپرایمینگ با بهبود فرآیندهای متابولیکی مربوط به سرعت جوانه‌زنی و کیتوزان با تأثیر بر فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت بر فرآیند فیزیولوژیکی سرعت جوانه‌زنی تأثیر گذاشته و از طریق تأثیر بر سرعت جوانه‌زنی، موجب بهبود استقرار گیاهچه‌ها می‌شود. تحقیق‌ها نشان داده است که پیش‌تیمار با کیتوزان تحت تنش شوری باعث افزایش سرعت جوانه‌زنی در گیاه گلرنگ می‌شود (منصوری و همکاران، ۲۰۱۶). یافته‌های سعادت و صدقی (۲۰۲۴) نشان می‌دهد که استفاده از کیتوزان تحت تنش شوری می‌تواند در پیش‌تیمار بذرها مختلف مفید باشد.

سرعت جوانه‌زنی روزانه: نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر ساده کیتوزان و شوری روی سرعت جوانه‌زنی روزانه در سطح احتمال یک درصد و اثر متقابل آن‌ها در سطح احتمال ۵ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). نتایج مقایسه میانگین نشان داد که بیش‌ترین سرعت جوانه‌زنی روزانه (۰/۱۱۴) در شاهد (آب مقطر) با شوری ۱۵۰ میلی‌مولار و کم‌ترین آن (۰/۰۸۲) در پیش‌تیمار با کیتوزان ۰/۵ درصد و بدون شوری مشاهده شد. سطوح ۰/۲ و ۰/۴ درصد کیتوزان نیز روی سرعت جوانه‌زنی روزانه تأثیر داشت (جدول ۲). سرعت جوانه‌زنی روزانه معکوس میانگین جوانه‌زنی روزانه است، پس با افزایش میانگین جوانه‌زنی روزانه، سرعت جوانه‌زنی روزانه در طول پیش‌تیمار با کیتوزان کاهش می‌یابد (سعادت و صدقی، ۲۰۲۴). نتایج این پژوهش نشان داد که با افزایش سطوح شوری سرعت جوانه‌زنی روزانه افزایش یافت. پیش‌تیمار

³Ibrahim⁴Xu⁵Zulfiqar¹Farooq²Bahrasemani

علاوه بر این، به دلیل سمیت یون‌ها و اثرات نامطلوب آن‌ها بر غشای سلولی، فرآیندهای متابولیکی و مسیرهای سیگنال‌دهی است (مفتاحی زاده و رحمتی^۱، ۲۰۲۱). همچنین، کاهش طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه تحت تنش می‌تواند ناشی از کاهش تقسیم سلولی و افزایش طول، تنفس کم باشد (تائو^۲ و همکاران ۲۰۱۸). افزایش طول ریشه‌چه و ساقه‌چه در پیش‌تیمار با کیتوزان و آب مقطر می‌تواند به دلیل آغاز یک روند متابولیکی در جنین به‌وسیله پیش‌تیمار باشد که قبل از ظهور گیاهچه اتفاق می‌افتد و بذرها را برای ظهور ریشه‌چه آماده می‌کند (وحید^۳ و همکاران ۲۰۰۸). علاوه بر این، پیش‌تیمار بذر با کاهش موانع فیزیکی آندوسپرم در طول جذب، ترمیم آسیب غشایی، بهبود رشد جنین‌های نابالغ و شستن بازدارنده‌های جوانه‌زنی موجب افزایش رشد ریشه‌چه و ساقه‌چه می‌شود (بیولی^۴ و همکاران ۲۰۱۳). پیش‌تیمار باعث تقسیم سلولی، سنتز اسیدهای نوکلئیک و ATP برای افزایش انرژی سلولی می‌شود (دویکا^۵ و همکاران، ۲۰۲۱). منصوری و همکاران (۲۰۱۶) دریافتند که پیش‌تیمار با کیتوزان تحت تنش شوری با افزایش میزان استفاده از مواد ذخیره سازی بذر طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه را در گلرنگ افزایش می‌دهد. کاهش طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه طی سطوح شوری مطابق با نتایج محققان قبلی روی گیاه گلرنگ است (شهبازی و گلکار، ۲۰۱۶). پیش‌تیمار با کیتوزان طول ریشه‌چه، ساقه‌چه و گیاهچه در گلرنگ بهبود می‌بخشد (ابدی‌اذر و همکاران، ۲۰۲۴).

ضرب آلودمتری: نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر ساده کیتوزان روی ضرب آلودمتری در سطح احتمال ۵ درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). پرایمینگ با سطوح کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد و هیدروپرایمینگ ضرب آلودمتری را افزایش داد. اما تاثیر کیتوزان ۰/۵ درصد بیشتر از سطوح کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد و

هیدروپرایمینگ بود. بیش‌ترین ضرب آلودمتری (۰/۷۰۷) در پیش‌تیمار با کیتوزان ۰/۵ درصد و کم‌ترین آن (۰/۵۸۱) در شاهد مشاهده شد (شکل ۱). با افزایش سطوح شوری ضرب آلودمتری افزایش یافت، به‌طوری‌که بیش‌ترین ضرب آلودمتری (۰/۶۵۷) در شوری ۱۵۰ میلی‌مولار و کم‌ترین آن (۰/۶۰۳) در شاهد به دست آمد (شکل ۱). البته بین سطوح شوری تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد (شکل ۱). از آنجایی که ضرب آلودمتری از نسبت طول ساقه‌چه به ریشه‌چه حاصل می‌شود، افزایش آن طی تنش شوری نشان دهنده افزایش طول ساقه‌چه نسبت به ریشه‌چه است و پیش‌تیمار با آب مقطر، کیتوزان با غلظت ۰/۲ و ۰/۴ درص، به‌ویژه کیتوزان ۰/۵ درصد آن را کاهش داد. معمولاً نسبت کمتر ضرب آلودمتری نشانه تحمل بیشتر گیاه در شرایط تنش شوری است. در این پژوهش، شوری ضرب آلودمتری را کاهش داد هر چند تفاوت معنی‌داری بین سطوح شوری ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌مولار نبود و این امر بیانگر کاهش جذب آب به‌وسیله بذر تحت شرایط تنش شوری است که موجب کاهش ترشح هورمون‌ها و آنزیم‌های آلفا آمیلاز، لیپاز و اینورتاز شده و سبب اختلال در ساقه‌چه می‌گردد و در نتیجه بر نسبت طول ساقه‌چه به ریشه‌چه تاثیر می‌گذارد (پناهی^۶ و همکاران، ۲۰۱۲). همچنین، شوری با محدود کردن انتقال مواد غذایی از لپه به محور جنینی و با کاهش سرعت رشد محور جنین از رشد ریشه‌چه و ساقه‌چه جلوگیری کرده و منجر به کاهش میزان ضرب آلودمتری می‌شود (سلطانی^۷ و همکاران، ۲۰۰۶). کاهش ضرب آلودمتری طی پیش‌تیمار با کیتوزان در گیاه لوبیا نیز مشاهده شده است (سعادت و همکاران، ۲۰۲۳)، که با نتایج این تحقیق مطابقت دارد.

وزن تر و خشک گیاهچه: طبق جدول تجزیه واریانس اثر ساده کیتوزان و تنش شوری و اثر متقابل آن‌ها بر وزن تر و خشک گیاهچه در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). نتایج مقایسه میانگین نشان داد که بیش‌ترین وزن تر گیاهچه (۲/۹۴۳ گرم) و وزن

¹Meftahizade and Rahmati²Tao³Wahid⁴Bewley⁵Devika⁶Panahi⁷Soltani

سوپراکسید دیسموتاز در سطح احتمال پنج درصد و روی پراکسیداز در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). نتایج مقایسه میانگین نشان داد که بیش‌ترین فعالیت آنزیم کاتالاز (۱۲۳/۱) واحد استاندارد (U) میلی گرم بر پروتئین در دقیقه) و پراکسیداز (۰/۲۶۶) واحد استاندارد (U) میلی گرم بر پروتئین در دقیقه) در شاهد (آب مقطر) و شوری ۱۵۰ میلی مولار کم‌ترین آن‌ها به ترتیب ۷۰/۴ و ۰/۰۸۱ واحد استاندارد (U) میلی گرم بر پروتئین در دقیقه در پیش تیمار با کیتوزان ۰/۵ درصد و بدون حضور شوری به دست آمد (جدول ۲). پرایمینگ با کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد نیز بر فعالیت آنزیم کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز تأثیر داشت، به طوری که بعد از کیتوزان ۰/۵ درصد، کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد کم‌ترین فعالیت آنزیم کاتالاز و پراکسیداز را نشان دادند. بیش‌ترین فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (۱۷/۸) واحد استاندارد (U) میلی گرم در دقیقه) در پیش تیمار با کیتوزان ۰/۵ درصد و شوری ۱۵۰ میلی مولار و کم‌ترین آن (۵/۸) واحد استاندارد (U) میلی گرم در دقیقه) در شاهد (آب مقطر) و بدون حضور شوری مشاهده شد. البته کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد نیز در فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز مؤثر بود (جدول ۲).

فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز: در این تحقیق، اثر ساده کیتوزان و شوری روی فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز در سطح احتمال یک درصد و اثر متقابل آن‌ها روی این صفت غیر معنی‌دار بود (جدول ۱). نتایج مقایسه میانگین نشان داد که بیش‌ترین فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز (۱۱۸) واحد استاندارد (U) میلی گرم بر پروتئین در دقیقه) در پیش تیمار با کیتوزان ۰/۵ درصد و کم‌ترین آن (۸۳) واحد استاندارد (U) میلی گرم بر پروتئین در دقیقه) در شاهد به دست آمد (شکل ۱). پرایمینگ با کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد و هیدروپرایمینگ نیز اثر مثبتی بر فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز داشت، به طوری که بعد از کیتوزان ۰/۵ درصد، کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد و هیدروپرایمینگ بیش‌ترین فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز را نشان دادند. تشدید شوری فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز را افزایش داد،

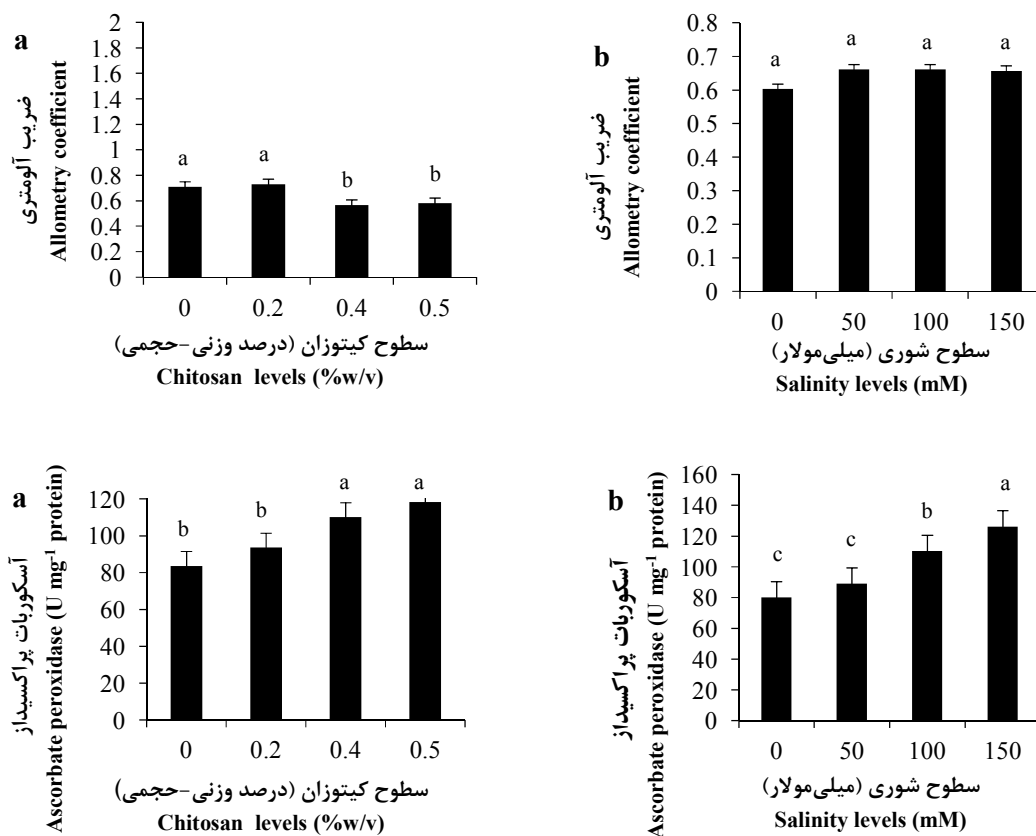
خشک گیاهچه (۰/۶۹۲ گرم) در پیش تیمار با کیتوزان ۰/۵ درصد و بدون حضور شوری و کم‌ترین وزن تر گیاهچه (۰/۰۹۱ گرم) و وزن خشک گیاهچه (۰/۰۶۴ گرم) در شاهد و شوری ۱۵۰ میلی مولار حاصل شد (جدول ۲). البته پرایمینگ با کیتوزان با غلظت ۰/۲ و ۰/۴ درصد و هیدروپرایمینگ نیز روی وزن تر و خشک گیاهچه تأثیر داشت (جدول ۲). در این تحقیق، استفاده از هیدرو (آب مقطر) و سطوح مختلف کیتوزان با اثرات نامطلوب تنش شوری مقابله کرده و وزن تر و خشک گیاهچه گلرنگ را افزایش یافت. پیش تیمار با سطوح مختلف کیتوزان با تحت تأثیر قرار داده رشد محور جنین و افزایش هدایت الکتریکی، فرآیندهای فیزیولوژیکی و متابولیکی گیاهچه و ساخت آنزیم‌های هیدرولیتیک و افزایش تحرک ذخایر بذر وزن تر و خشک گیاهچه را افزایش می‌دهد (امیدی^۱ و همکاران، ۲۰۰۵). همچنین، علت افزایش وزن تر و خشک گیاهچه گلرنگ احتمالاً به دلیل افزایش فعالیت میتوزی و افزایش تعداد سلول‌ها در ریشه‌چه و ساقه‌چه باشد که موجب افزایش تجمع ماده خشک سلولی می‌شود (احمدوند^۲ و همکاران، ۲۰۲۳). پیش تیمار بذر با کیتوزان در بهترین غلظت (۰/۵ درصد)، با افزایش وزن تر و خشک گیاهچه و حفاظت از انسجام غشاهای سلولی، تأثیر تنش شوری را در گلرنگ کاهش می‌دهد، که مطابق با تحقیقات منصوری و همکاران (۲۰۱۶) است. کاهش وزن تر و خشک گیاهچه تحت تنش شوری در گیاه گلرنگ گزارش شده است (شهبازی و گلکار، ۲۰۱۶). کاهش وزن تر و خشک گیاهچه طی پیش تیمار با کیتوزان تحت تنش شوری در گیاهان مختلف نیز گزارش شده است (سعادت و صدقی، ۲۰۲۴: سعادت و همکاران، ۲۰۲۳c)

فعالیت آنزیم‌های کاتالاز، پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز: در این تحقیق، اثر ساده کیتوزان و شوری روی فعالیت آنزیم‌های کاتالاز، پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز در سطح احتمال یک درصد و اثر متقابل آن‌ها روی فعالیت آنزیم کاتالاز و

¹Omidi²Ahmadvand

۱۵۰ میلی‌مولار مشاهده شد (شکل ۱).

به‌طوری‌که بیش‌ترین فعالیت آنزیم آسکوربات پراکسیداز (۱۲۶ واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه) در شوری



شکل ۱. مقایسه میانگین اثرات ساده کیتوزان (a) و شوری (b) بر روی ضریب آلومتري و آسکوربات پراکسیداز در گلرنگ. حروف متفاوت نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد براساس آزمون دانکن است.

Fig. 1. Mean Comparison for the effect of chitosan (a) and salinity (b) on allometry coefficient and ascorbate peroxidase in safflower. The different letters indicate significant differences at 5% probability level based on duncan's test.

شوری باشد، که طی آن تنش اکسیداتیو و نشت الکترولیت کاهش یافته و دیگر نیاز به افزایش فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت طی مقابله با شرایط نامطلوب نیست. همچنین، آسیب رسیدن به سنتز RNA و حمله گونه‌های فعال اکسیژن تحت شوری می‌تواند موجب کاهش فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت شود (بایلی^۵ و همکاران، ۲۰۰۰). افزایش آنزیم‌های پاداکسیدانت از جمله آسکوربات و سوپراکسیددیسموتاز تحت تنش شوری در گیاه گلرنگ نیز گزارش شده است (شهبازی و گلکار، ۲۰۱۶). طبق تحقیقات، کیتوزان در کنترل استرس اکسیداتیو و تامین انرژی از طریق افزایش آنزیم‌های سوپراکسیددیسموتاز عملکرد رضایت بخشی در گیاه گلرنگ داشت (ابدی‌اذر و همکاران، ۲۰۲۴).

نتیجه‌گیری

این مطالعه نشان می‌دهد که شوری اکثر صفات جوانه‌زنی را کاهش و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت را افزایش داد و این می‌تواند به دلیل تنش اکسیداتیو باشد. اما پیش‌تیمار با سطوح مختلف کیتوزان صفات جوانه‌زنی را بهبود بخشید. آنزیم‌های پاداکسیدانت مانند کاتالاز، پراکسیداز، سوپراکسیددیسموتاز، آسکوربات پراکسیداز با کم کردن سطح تولید گونه‌های فعال اکسیژن اثرات سوء تنش شوری را کاهش می‌دهند. به‌طور کلی بذره‌های پرایم شده با کیتوزان ۰/۵ درصد نسبت به تیمار با کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ درصد پاسخ بهتری به تنش شوری نشان دادند و باعث کاهش اثرات منفی تنش شوری گردیدند. بنابراین جهت بهبود تحمل به تنش شوری گیاه گلرنگ می‌توان با پرایمینگ بذر با استفاده از کیتوزان به نتیجه بهتری رسید.

طبق گزارش‌ها، افزایش فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت، محافظت بهتری در برابر تنش شوری و کاهش آسیب اکسیداتیو ایجاد می‌کنند (ثابت و القوده^۱، ۲۰۲۳). سامانه پاداکسیدانی حیاتی‌ترین سامانه حفاظتی در جوانه‌زدن بذره‌های پرایم شده برای تنظیم گونه‌های فعال اکسیژن تحت تنش غیرزیستی است (بانیرجی و رویچودهوری^۲، ۲۰۱۸). پیش‌تیمار بذر فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت مانند سوپراکسیددیسموتاز را تشویق می‌کند و سطح پاداکسیدانت غیر آنزیمی را افزایش می‌دهد. این فعالیت‌ها مسئول جلوگیری از گونه‌های فعال اکسیژن و حفاظت از بذر با کاهش تولید پراکسید هیدروژن و سوپراکسید هستند (بیوسکی^۳ و همکاران، ۲۰۱۹).

در این تحقیق، نتایج نشان داد که فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت اندازه‌گیری شده در تیمارهای مختلف اعمال شده، از یک الگوی مشابه پیروی می‌کند. به‌طوری که تحت تنش شوری ۱۵۰ میلی‌مولار فعالیت آنزیم‌های کاتالاز، پراکسیداز، سوپراکسیددیسموتاز و آسکوربات پراکسیداز نسبت به شاهد به‌طور معنی‌داری افزایش یافت. در این راستا، در گیاهان بدون تنش که از بذره‌های پرایم شده با آب مقطر رشد کرده بودند، فعالیت این آنزیم‌ها نسبت به سطوح مختلف شوری کمتر بود که نشانگر کاهش تولید پراکسید هیدروژن در این گیاهچه‌ها است. از طرف دیگر فعالیت آنزیم‌های کاتالاز و پراکسیداز در گیاهچه‌های تحت تنش شوری رشد یافته از بذره‌های پرایم شده با کیتوزان ۰/۲ و ۰/۴ و ۰/۵ درصد کاهش یافت و فعالیت این آنزیم‌ها عمدتاً در گیاهچه‌های رشد یافته از بذره‌های پرایم شده با کیتوزان ۰/۵ درصد کمتر از فعالیت آن‌ها در پیش‌تیمار با کیتوزان غلظت ۰/۲ و ۰/۴ درصد بود. افزایش فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت تحت تنش شوری، تحمل شوری را در گیاهان ایجاد می‌کند (جووانوویس^۴ و همکاران، ۲۰۱۸). یکی از دلایل کاهش فعالیت آنزیم‌های پاداکسیدانت طی پیش‌تیمار با کیتوزان می‌تواند نشان از مقاوم بودن این گیاه نسبت به تنش

¹Thabet and Alqudah

²Banerjee and Roychoudhury

³Biosci

⁴Jovanović

⁵Bailly

ملاحظات اخلاقی

پیروی از اصول اخلاق پژوهش

این پژوهش کد اخلاق را به شماره از کمیته اخلاق دانشکده/دانشگاه محقق اردبیلی دریافت کرده است. نویسندگان اصول اخلاقی را در انجام و انتشار این پژوهش علمی رعایت نموده‌اند و این موضوع مورد تأیید همه آنهاست.

مشارکت نویسندگان

جمع‌آوری داده‌ها: دکتر هانیه سعادت، دکتر محمد صدقی تهیه گزارش پژوهش: دکتر هانیه سعادت تحلیل داده‌ها: دکتر هانیه سعادت

تعارض منافع

بنا بر اظهار نویسندگان این مقاله تعارض منافع ندارد.

حامی مالی

مقاله حاضر با حمایت مالی معاونت پژوهشی دانشگاه محقق اردبیلی انجام شد. حمایت مالی از این پژوهش از طرف دانشگاه محقق اردبیلی دانشکده علوم و فناوری کشاورزی در قالب پژوهانه طرح نویسنده اول و همچنین پژوهانه برای سایر نویسندگان انجام شده است.

سپاسگزاری

بدینوسیله از مسئولین دانشکده علوم و فناوری کشاورزی دانشگاه محقق اردبیلی به خاطر حمایت مالی/ حمایت معنوی/ همکاری در اجرای پژوهش حاضر تشکر و قدردانی می‌گردد.

References

منابع

- Abdiazar, N., Zahedi, H., Sharghi, Y., Seyed, A. M., Sanavy, M., & Alipour, A. (2024). Enhancing safflower seedlings' tolerance to osmotic stress through seed priming with glutathione, epibrassinolide, chitosan, and folic acid. *Egyptian Journal of Agricultural Research*, 102(2), 208–216. <https://doi.org/10.21608/EJAR.2024.271848.1518>
- Adhikari, B., Olorunwa, O. J., & Barickman, T. C. (2022). Seed priming enhances seed germination and morphological traits of *Lactuca sativa* L. under salt stress. *Seeds*, 1(1), 74–86. <https://doi.org/10.3390/seeds1010007>
- Aebi, H. (1984). Catalase in vitro. *Methods in Enzymology*, 105, 121–126. [https://doi.org/10.1016/S0076-6879\(84\)05016-3](https://doi.org/10.1016/S0076-6879(84)05016-3)
- Ahmadvand, B., Sharifzadeh, F., & Mirabzadeh Ardakani, M. (2023). The effect of hydro and osmo priming treatments on germination traits enhancement of *Sesamum indicum* L var. shevin seeds under drought stress. *Iranian Journal of Seed Science & Technology*, 11(4), 1–16. [In Persian]
- Akhondi, M., Niakan, M., Mahmoodzadeh, H., & Dashti, M. (2020). Effect of zinc nano-oxide on germination indices and some mineral elements of (*Salvia leriifolia* Benth.) under saline stress conditions. *Journal of Medicinal and Spice Plants*, 24(1), 19–27.
- Azami, K., Hayashi, T., Kusumi, T., Ohmori, K., & Suzuki, K. (2019). Total synthesis of carthamin, a traditional natural red pigment. *Angewandte Chemie International Edition*, 58(16), 5321–5326. <https://doi.org/10.1002/anie.201814061>
- Bahrasemani, S., Seyedi, A., Fathi, S. H., & Jowkar, M. (2023). The seed priming using putrescine improves germination indices and seedlings morphobiochemical responses of indigo (*Indigofera tinctoria*) under salinity stress. *Journal of Medicinal Plants and By-products*, 13(1), 179–188.
- Bailly, C., Benamar, A., Corbineau, F., & Côme, D. (2000). Antioxidant systems in sunflower (*Helianthus annuus* L.) seeds as affected by priming. *Seed Science Research*, 10(1), 35–42. <https://doi.org/10.1017/S0960258500000046>
- Banerjee, A., & Roychoudhury, A. (2018). Seed priming technology in the amelioration of salinity stress in plants. In A. Rakshit & H. B. Singh (Eds.), *Advances in seed priming* (pp. 81–93). Springer. https://doi.org/10.1007/978-981-13-0032-5_5
- Bewley, J. D., Bradford, K. J., Hilhorst, H. W. M., & Nonogaki, H. (2013). *Seeds: Physiology of development, germination and dormancy* (3rd ed.). Springer Science & Business Media.
- Biosci, I. J., Khan, M. O., Khan, M. J., Khan, M. A., Shafi, M., & Anwar, S. (2019). Wheat yield as affected by sources of sulfur and its time of application. *International Journal of Biosciences*, 15(6), 37–50. <https://doi.org/10.12692/ijb/15.6.37-50>
- Chapman, M. A., & Burke, J. M. (2007). DNA sequence diversity and the origin of cultivated safflower (*Carthamus tinctorius* L.; Asteraceae). *BMC Plant Biology*, 7, 60. <https://doi.org/10.1186/1471-2229-7-60>

- Devika, O. S., Singh, S., Sarkar, D., Barnwal, Suman, A., & Rakshit. (2021). Seed priming: A potential supplement in integrated resource management under fragile intensive ecosystems. *Frontiers in Sustainable Food Systems*, 5, 654001. <https://doi.org/10.3389/fsufs.2021.654001>
- Ebrahimi, O., Esmaili, M. M., Sabori, H., & Tahmasebi, A. (2013). Effects of salinity and drought stress on germination of two species of (*Agropyron elongatum*, *Agropyron desertrum*) [In Persian]. *Desert Ecosystem Engineering Journal*, 1(1), 31–38.
- Ellis, R. H., & Roberts, E. H. (1980). Seed physiology and seed quality in soybean. In R. J. Summerfield & A. H. Bunting (Eds.), *Advances in legume science* (pp. 287–311). Royal Botanic Gardens.
- Elouaer, M. A., & Hannachi, C. (2012). Seed priming to improve germination and seedling growth of safflower (*Carthamus tinctorius*) under salt stress. *Eurasian Journal of Biosciences*, 6, 76–84. <https://doi.org/10.5053/ejobios.2012.6.0.9>
- Fan, K., Qin, Y., Hu, X., Xu, J., Ye, Q., Zhang, C., Ding, Y., Li, G., Chen, Y., & Liu, J. (2023). Identification of genes associated with fatty acid biosynthesis based on 214 safflower core germplasm. *BMC Genomics*, 24, 763. <https://doi.org/10.1186/s12864-023-09863-8>
- Farooq, M., Basra, S. M. A., Rehman, H., & Saleem, B. A. (2007). Seed priming enhances the performance of late sown wheat (*Triticum aestivum* L.) by improving chilling tolerance. *Journal of Agronomy and Crop Science*, 194(1), 55–60. <https://doi.org/10.1111/j.1439-037X.2007.00287.x>
- Food and Agriculture Organization of the United Nations. (2024). FAOSTAT online database. Retrieved December 28, 2024, from <http://www.fao.org/faostat/en/#home>
- Ghassemi-Golezani, K., Mousavi, S. A., & Farhangi-Abriz, S. (2024). Enriched biochars with silicon and calcium nanoparticles mitigated salt toxicity and improved safflower plant performance. *International Journal of Phytoremediation*, 26(8), 1359–1368. <https://doi.org/10.1080/15226514.2023.2259980>
- Giannopolitis, C. N., & Ries, S. K. (1977). Superoxide dismutases: I. Occurrence in higher plants. *Plant Physiology*, 59(2), 309–314. <https://doi.org/10.1104/pp.59.2.309>
- Golizadeh, S. K., Mahmoodi, T. M., & Khaliliaqdam, N. (2015). Effect of priming of (KNO₃, ZnSO₄, distilled water) on rate germination and seedling establishment on cannabis seed (*Cannabis sativa* L.). *Biological Forum-An International Journal*, 7(1), 190–194.
- Gürsoy, M. (2020). Effect of chitosan pretreatment on seedling growth and antioxidant enzyme activity of safflower (*Carthamus tinctorius* L.) cultivars under saline conditions. *Applied Ecology and Environmental Research*, 18(5), 6589–6603. https://doi.org/10.15666/aer/1805_65896603
- Gürsoy, M. (2023). Morphological and biochemical changes with hormone and hydro-priming applications in safflower (*Carthamus tinctorius* L.) seedlings under salinity stress conditions. *Notulae Botanicae Horti Agrobotanici Cluj-Napoca*, 51(3), 13282. <https://doi.org/10.15835/nbha51313282>

- Hemeda, H. M., & Klein, B. P. (1990). Effects of naturally occurring antioxidants on peroxidase activity of vegetable extracts. *Journal of Food Science*, 55(1), 184–185. <https://doi.org/10.1111/j.1365-2621.1990.tb06048.x>
- Hiremath, U., Priyanka, M., Hosamani, A., Shivakumar, G., Bagli, B., & Doddagoudar, S. R. (2024). Response of seed priming to varied levels of salinity in safflower. *Journal of Advances in Biology & Biotechnology*, 27(12), 462–475. <https://doi.org/10.9734/jabb/2024/v27i121505>
- Ibrahim, E. A. (2016). Seed priming to alleviate salinity stress in germinating seeds. *Journal of Plant Physiology*, 192, 38–46. <https://doi.org/10.1016/j.jplph.2015.12.011>
- Imran, S., Sarker, P., Hoque, N., Chandra Paul, N., Mahamud, A., Chakroborty, J., Arif, T., Latef, A. A. H. A., Hasanuzzaman, M., & Saidur Rahaman, M. (2022). Biochar actions for the mitigation of plant abiotic stress. *Crop and Pasture Science*, 74(2), 1–21. <https://doi.org/10.1071/CP21486>
- Isayenkov, S. V., & Maathuis, F. J. M. (2019). Plant salinity stress: Many unanswered questions remain. *Frontiers in Plant Science*, 10, 80. <https://doi.org/10.3389/fpls.2019.00080>
- Jisha, K. C., Vijayakumari, K., & Puthur, J. T. (2013). Seed priming for abiotic stress tolerance: An overview. *Acta Physiologiae Plantarum*, 35, 1381–1396. <https://doi.org/10.1007/s11738-012-1186-5>
- Jovanović, S., Kukavica, B., Vidović, M., Morina, F., & Menckhoff, L. (2018). Class III peroxidases: Functions, localization and redox regulation of isoenzymes. In D. K. Gupta & J. M. Palma (Eds.), *Antioxidants and antioxidant enzymes in higher plants* (pp. 269–300). Springer. https://doi.org/10.1007/978-3-319-75088-0_13
- Khan, M. K., Babar, S. F., Oryani, B., Dagar, V., Rehman, A., & Zakari, A. (2022). Role of financial development, environmental-related technologies, research and development, energy intensity, natural resource depletion, and temperature in sustainable environment in Canada. *Environmental Science and Pollution Research*, 29(1), 622–638. <https://doi.org/10.1007/s11356-021-15421-0>
- Maguire, J. D. (1962). Speed of germination-aid in selection and evaluation for seedling emergence and vigor. *Crop Science*, 2(2), 176–177. <https://doi.org/10.2135/cropsci1962.0011183X000200020033x>
- Mansouri, A., Ahmadi, A., & Omid, H. (2016). The effect of chitosan and iron oxide nanoparticles on germination and early growth indicators of safflower (*Carthamus tinctorius* L.) under salinity stress conditions. *Seed Research*, 7(3), 72–80. [In Persian]
- Marthandan, V., Geetha, R., Kumutha, K., Renganathan, V. G., Karthikeyan, A., & Ramalingam, J. (2020). Seed priming: A feasible strategy to enhance drought tolerance in crop plants. *International Journal of Molecular Sciences*, 21(21), 8258. <https://doi.org/10.3390/ijms21218258>
- Meftahizade, H., & Rahmati, Z. (2021). Evaluation of germination and growth characteristics of guar (*Cyamopsis tetragonoloba* L.) genotypes under salinity stress condition. *Iranian Journal of Seed Science and Technology*, 10(2), 97–109. [In Persian]
- Ministry of Agriculture Jihad. (2022). Agricultural statistics (Vol. 1: Crops). Vice President of Statistics, Information and Communication Technology Center. [In Persian]

- Mustafa, G., Akhtar, M. S., & Abdullah, R. (2019). Global concern for salinity on various agro-ecosystems. In M. S. Akhtar (Ed.), *Salt stress, microbes, and plant interactions: Causes and solution* (Vol. 1, pp. 1–19). Springer. https://doi.org/10.1007/978-981-13-8801-9_1
- Nakano, Y., & Asada, K. (1981). Hydrogen peroxide is scavenged by ascorbate-specific peroxidase in spinach chloroplasts. *Plant and Cell Physiology*, 22(5), 867–880. <https://doi.org/10.1093/oxfordjournals.pcp.a076232>
- Naseer, M. N., Rahman, F. U., Hussain, Z., Khan, I. A., Aslam, M. M., Aslam, A., Waheed, H., Khan, A. U., & Iqbal, S. (2022). Effect of salinity stress on germination, seedling growth, mineral uptake and chlorophyll contents of three Cucurbitaceae species. *Brazilian Archives of Biology and Technology*, 65, e22210165. <https://doi.org/10.1590/1678-4324-2022210165>
- Nawaz, M., Hassan, M. U., Chattha, M. U., Mahmood, A., Shah, A. N., Hashem, M., Alamri, S., Batool, M., Rasheed, A., Thabit, M. A., Alhaithloul, H. A. S., & Qari, S. H. (2022). Trehalose: A promising osmo-protectant against salinity stress—physiological and molecular mechanisms and future prospective. *Molecular Biology Reports*, 49(12), 11255–11271. <https://doi.org/10.1007/s11033-022-07681-x>
- Omidi, H., Sorushzadeh, A., Salehi, A., & Ghezeli, F. (2005). Evaluation of priming pretreatments on germination rapeseed. *Agricultural Science & Technology*, 19(2), 1–10.
- Panahi, M., Akbari, G. A., Roustakhiz, J., & Golbashi, M. (2012). Response of safflower genotypes (*Carthamus tinctorius* L.) to salinity stress via germination and early seedling growth. *Iranian Journal of Science and Technology*, 12, 211–222. [In Persian]
- Rewald, B., Shelef, O., Ephrath, J. E., & Rachmilevitch, S. (2013). Adaptive plasticity of salt-stressed root systems. In P. Ahmad, M. M. Azooz, & M. N. V. Prasad (Eds.), *Ecophysiology and responses of plants under salt stress* (pp. 495–510). Springer. https://doi.org/10.1007/978-1-4614-4747-4_19
- Rhaman, M. S., Rauf, F., Tania, S. S., & Khatun, M. (2020). Seed priming methods: Application in field crops and future perspectives. *Asian Journal of Research in Crop Science*, 5(2), 8–19. <https://doi.org/10.9734/ajrcs/2020/v5i230066>
- Saadat, H., & Sedghi, M. (2024). The effect of seed priming with chitosan on the improvement of physiological and biochemical traits of soybean (*Glycine max* (L.) Merrill) under salinity stress. *Russian Journal of Plant Physiology*, 71, 187. <https://doi.org/10.1134/S102144372460454X>
- Saadat, H., Sedghi, M., Seyed Sharifi, R., & Farzaneh, S. (2023a). Expression of gibberellin synthesis genes and antioxidant capacity in common bean (*Phaseolus vulgaris* L. cv. Sadri) seeds induced by chitosan under salinity. *Iranian Journal of Plant Physiology*, 13(4), 4715–4728. [In Persian]
- Saadat, H., Soltani, E., & Sedghi, M. (2023b). The effect of seed priming with chitosan on germination characteristics and activity of antioxidant enzymes in rice seedlings (*Oryza sativa* L.) under salinity stress. *Plant Process and Function*, 12(54), 239–258. [In Persian]

- Saadat, T., Sedghi, M., Seyed Sharifi, R., & Farzaneh, S. (2023c). Effect of chitosan on germination indices of common bean (*Phaseolus vulgaris*) (cv. Sedri) seeds under salt stress. *Iranian Journal of Seed Research*, 9(2), 151–162. [In Persian]
- Saadat, T., Sedghi, M., Seyed Sharifi, R., & Farzaneh, S. (2023d). The effect of chitosan priming characteristics on germination indices and biochemical bean seeds (*Phaseolus vulgaris* cv. Sadri) under salinity stress. *Iranian Journal of Seed Research*, 10(2), 21–35. [In Persian]
- Sairam, R. K., Rao, K. V., & Srivastava, G. C. (2002). Differential response of wheat genotypes to long term salinity stress in relation to oxidative stress, antioxidant activity and osmolyte concentration. *Plant Science*, 163(5), 1037–1046. [https://doi.org/10.1016/S0168-9452\(02\)00278-9](https://doi.org/10.1016/S0168-9452(02)00278-9)
- Shah, B. R., Li, Y., Jin, W., An, Y., He, L., Li, Z., Xu, W., & Li, B. (2016). Preparation and optimization of Pickering emulsion stabilized by chitosan-tripolyphosphate nanoparticles for curcumin encapsulation. *Food Hydrocolloids*, 52, 369–377. <https://doi.org/10.1016/j.foodhyd.2015.07.015>
- Shahbazi, E., & Golkar, P. (2016). Effects of salt stress on antioxidants activity and seedling traits of safflower (*Carthamus tinctorius* L.) genotypes. *Plant Process and Function*, 4(14), 93–104. [In Persian]
- Soltani, A., Robertson, M. J., Torabi, B., Yousefi-Daz, M., & Sarparast, R. (2006). Modeling seedling emergence in chickpea as influenced by temperature and sowing depth. *Agricultural and Forest Meteorology*, 138(1–4), 156–167. <https://doi.org/10.1016/j.agrformet.2006.04.004>
- Tao, Q., Lv, Y., Mo, Q., Bai, M., Han, Y., & Wang, Y. (2018). Impacts of priming on seed germination and seedling emergence of *Cleistogenes songorica* under drought stress. *Seed Science & Technology*, 46(2), 239–258. <https://doi.org/10.15258/sst.2018.46.2.06>
- Thabet, S. G., & Alqudah, A. M. (2023). New genetic insights into improving barley cope with salt stress via regulating mineral accumulation, cellular ion homeostasis, and membrane trafficking. *Environmental and Experimental Botany*, 208, 105252. <https://doi.org/10.1016/j.envexpbot.2023.105252>
- Wahid, A., Noreen, A., Basra, S. M. A., Gelani, S., & Farooq, M. (2008). Priming-induced metabolic changes in sunflower (*Helianthus annuus*) achenes improve germination and seedling growth. *Botanical Studies*, 49(2), 343–350.
- Xu, J., Lan, W., Ren, C., Zhou, X., Wang, S., & Yuan, J. (2021). Modeling of coupled transfer of water, heat and solute in saline loess considering sodium sulfate crystallization. *Cold Regions Science and Technology*, 189, 103335. <https://doi.org/10.1016/j.coldregions.2021.103335>
- Zhang, F., Yu, J., Johnston, C. R., Wang, Y., Zhu, K., Lu, F., Zhang, Z., & Zou, J. (2015). Seed priming with polyethylene glycol induces physiological changes in sorghum (*Sorghum bicolor* L. Moench) seedlings under suboptimal soil moisture environments. *PLOS ONE*, 10(10), e0140620. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0140620>
- Zulfiqar, F. (2021). Effect of seed priming on horticultural crops. *Scientia Horticulturae*, 286, 110197. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2021.110197>