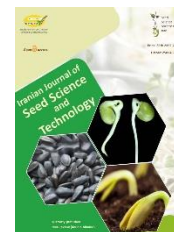




Iranian Journal of Seed Science and Technology



ISSN: 2588-4638

Research Article

Assessment of the Effect of Different Treatments in Order to Increase the Percentage of Seed Germination of Three Ornamental Plants

Seyed Abbas Mirjalili^{1*}

1. Associate professor, Imam Khomenini Higher Education Center, Agricultural Research, Education And Extension Organization, Tehran, Iran.

Article Information

Received: 13 May 2024

Revised: 30 Jun. 2024

Accepted: 28 Aug. 2024

Keywords:

Seed dormancy,
Ornamental plant,
Salvia,
Bellis,
Alyssum

Corresponding Author:

a.mirjalili@areeo.ac.ir

Abstract

Annual ornamental plants, mostly, propagated by seeds. Seeds of some these plants have difficulties in germination due to ecological adaptations to environmental conditions. In order to investigation about the effect of different treatments on the germination of three ornamental plants, *Salvia grandiflora*, *Bellis perennis* and *Alyssum maritimum*, three separate experiments were accomplished based on Completely Randomized Design by 4 treatments and 4 replications. Treatments include GA3 by three levels (100, 500, 1000 PPM), sulfuric acid 50% in three time (5, 10, 20 minutes), stratification during three weeks in three temperatures (0-2, 3-4, 5-6 °C) and control. Statistical analysis was done via Duncan Test by SPSS software. The results showed that gibberellic acid with a concentration of 1000 ppm had the greatest effect on the percentage and speed of *Alyssum maritimum* seed germination. Cold treatment did not have a significant effect on germination and sulfuric acid treatment caused a significant decrease in *Alyssum maritimum* seed germination. Different concentrations of gibberellic acid and chilling treatments did not have a significant effect on the germination of *Bellis perennis* seed, and sulfuric acid caused a significant decrease in germination. Gibberellic acid at the concentration of 1000 ppm increased the germination of *Salvia grandiflora*. The highest amount of germination in sage was observed in the treatment of gibberellic acid at the rate of 1000 ppm (76.65%) and temperature 0-2, and sulfuric acid in 20 minutes.

How to cite this paper: Mirjalili, S.A. (2025). Assessment of the effect of different treatments in order to increase the percentage of seed germination of three ornamental plants. *Iranian Journal of Seed Science and Technology*, 14(3), 15-28. <https://doi.org/10.22092/ijssst.2024.365727.1527>



© Authors, Published by Iranian Journal of Seed Science and Technology. This is an open-access article distributed under the CC BY (license <https://creativecommons.org/licenses/by/4.0/>)

EXTENDED ABSTRACT

Introduction

Seed quality includes genetic characteristics, seed dormancy, germination capacity, seed vigor or vigor, seed moisture content, storage quality or seed deterioration. Germination capacity is the ability of a seed to produce a normal plant under favorable conditions (Finch-Savage & Bassel, 2016). Annual ornamental plants, mostly, propagated by seeds. Seeds of some these plants have difficulties in germination due to ecological adaptations to environmental conditions. Therefore, it is essential to understand the ecophysiological factors affecting this phenomenon and to create optimal conditions for the germination of ornamental plant seeds for their propagation and cultivation. The aim of the present study was to find the most effective method for breaking seed dormancy in ornamental plants and to introduce methods for improving the germination percentage of these plants.

Materials and Methods

Among the common ornamental plants in the floriculture industry of Isfahan Province, *Bellis perennis* from the chicory family, ornamental sage (*Salvia grandiflora* syn. *Salvia tomentosa* Mill.) from the mint family, and marigold (*Alyssum maritimum* syn. *Lobularia maritimum*) from the crucifer family, which had difficulty in germination, were selected. Seed germination was determined using the tetrazolium chloride (TTC) method (Kumari & Dahiya, 2007). The seeds were disinfected using a half percent sodium hypochlorite solution for two minutes. Then they were washed four times using distilled water. After the seed preparation steps, they were subjected to the relevant treatments. Three separate experiments were accomplished based on Completely Randomized Design by 4 treatments and 4 replications. Treatments include GA3 by three levels (100, 500, 1000 PPM), sulfuric acid 50% in three time (5, 10, 20 minutes), stratification during three weeks in three temperatures (0-2, 3-4, 5-6 °C) and control. Statistical analysis was done via Duncan Test by SPSS software.

Results and Discussion

The results obtained from the treatments studied on *Alyssum maritimum* seeds showed that the highest germination rate and germination rate were at a concentration of 1000 ppm gibberellic acid, and the lowest germination percentage was at a temperature of 0-2 and 100 ppm gibberellic acid, and a time of 20 minutes' sulfuric acid. Previous research findings showed that *Salvia* species seeds require a pre-chill treatment for germination. Gibberellic acid treatments also significantly increased the germination rate after chilling treatment in species of this genus (Tursun, 2020). Although the results of the present study are consistent with some studies, another study reported that chilling could not increase the percentage and rate of sage seed

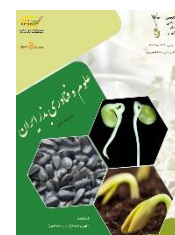
germination because by increasing the chilling period to four weeks, there was a significant decrease in the percentage and rate of sage seed germination. The results of different treatments on the seeds of *Bellis perennis* showed that the highest germination rate occurred in the control treatment and the lowest germination percentage was observed in the sulfuric acid treatment. The cold and gibberellic acid treatments did not differ much from the control treatment. The lack of significant effect of treatments on the seeds of the grass mint plant indicates that the seeds of this plant do not have difficulty in germination because sulfuric acid even reduced germination, which could be due to the small size of the seeds and also the thin shell that caused the seed embryo to be burned by the acid. Chilling and gibberellic acid, which are used to break seed dormancy and also increase the germination percentage, did not have a desirable effect on the seeds of mint, so much so that they even reduced the germination percentage of these seeds compared to the control treatment. It seems that the use of these methods not only did not increase germination, but also reduced germination. Some researchers have stated that the germination percentage of these seeds may be increased by heat treatment (Khakpoor et al., 2011). Analysis of variance on *Salvia grandiflora* seeds showed that the highest germination rate occurred at 1000 ppm gibberellic acid, 0-2°C temperature, and 50% sulfuric acid for 20 minutes, and the lowest germination rate occurred at 5-6°C temperature, 500 ppm gibberellic acid, and 10 minutes' sulfuric acid. Little research has been done on the seeds of daisies. In a study of seeds from two different populations of *Alyssum linifolium*, it was found that they germinated over a wide range of day/night temperature regimes. The highest germination percentage was observed in the treatment of 20°C day temperature and 10°C night temperature. Seed germination was also affected by pH, with seeds germinating in the range of pH=4 to 9, with germination being maximal at pH=7.

Conclusion

The results showed that gibberellic acid with a concentration of 1000 ppm had the greatest effect on the percentage and speed of *Alyssum maritimum* seed germination. Cold treatment did not have a significant effect on germination and sulfuric acid treatment caused a significant decrease in *Alyssum maritimum* seed germination. Different concentrations of gibberellic acid and chilling treatments did not have a significant effect on the germination of *Bellis perennis* seed, and sulfuric acid caused a significant decrease in germination. Gibberellic acid at the concentration of 1000 ppm increased the germination of *Salvia grandiflora*. The highest amount of germination in sage was observed in the treatment of gibberellic acid at the rate of 1000 ppm (76.65%) and temperature 0-2, and sulfuric acid in 20 minutes.



نشریه علوم و فناوری بذر ایران



ISSN: 2588-4638

مقاله پژوهشی

ارزیابی تاثیر تیمارهای مختلف به منظور افزایش درصد جوانه‌زنی بذر سه گیاه
مریم گلی (*Salvia grandiflora*)، مینای چمنی (*Bellis perennis*)
و گل مروارید (*Alyssum maritimum*)

سید عباس میرجلیلی^{۱*}

۱. دانشیار، مرکز آموزش عالی امام خمینی (ره)، سازمان تحقیقات آموزش و ترویج کشاورزی تهران ایران.

چکیده

اطلاعات مقاله

تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۰۲/۲۴

تاریخ بازنگری: ۱۴۰۳/۰۴/۱۰

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۳/۰۶/۰۷

واژه‌های کلیدی:

خواب بذر،

جیبرلیک اسید،

خراش دهی،

سرما دهی،

گیاه زینتی

نویسنده مسئول:

a.mirjalili@areeo.ac.ir

اغلب گیاهان زینتی یکساله از طریق بذر تکثیر می‌شوند. بذر بعضی از این گیاهان به جهت سازگاری اکولوژیکی با شرایط محیطی دچار سختی در جوانه‌زنی هستند. به منظور بررسی تاثیر تیمارهای مختلف بر جوانه‌زنی بذرهای سه گیاه زینتی مریم گلی زینتی (*Salvia grandiflora*)، مینای چمنی (*Bellis perennis*) و گل مروارید (*Alyssum maritimum*) سه آزمایش مجزا در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۴ تیمار و ۴ تکرار انجام شد. این تیمارها شامل خیساندن در اسید جیبرلیک با غلظت‌های ۱۰۰، ۵۰۰ و ۱۰۰۰ پی‌پی‌ام و سولفوریک اسید ۵۰٪ در زمان‌های ۵، ۱۰ و ۲۰ دقیقه و تیمار سرما دهی طی ۳ هفته و در دماهای صفر تا ۲، ۳-۴ و ۵-۶ درجه سلسیوس و تیمار شاهد بودند. مقایسه میانگین‌ها با روش دانکن و توسط نرم افزار SPSS انجام گرفت. نتایج نشان داد که تیمار اسید جیبرلیک با غلظت هزار پی‌پی‌ام بیشترین تاثیر در درصد و سرعت جوانه‌زنی گل مروارید داشت. تیمار سرما دهی تاثیر معنی داری روی جوانه‌زنی نداشت و تیمار سولفوریک اسید باعث کاهش معنی دار جوانه‌زنی گل مروارید شد. غلظت‌های مختلف جیبرلیک اسید و سرما دهی تاثیر معنی داری روی جوانه‌زنی گل مینا چمنی نداشت و سولفوریک اسید کاهش معنی دار جوانه‌زنی را باعث شد. اسید جیبرلیک در غلظت ۱۰۰۰ پی‌پی‌ام افزایش جوانه‌زنی مریم گلی را سبب شد. بیشترین مقدار جوانه‌زنی در مریم گلی در تیمار اسید جیبرلیک به میزان ۱۰۰۰ پی‌پی‌ام (۷۶٫۶۵٪) و درجه حرارت ۲-۰، و سولفوریک اسید در زمان ۲۰ دقیقه مشاهده شد.

نحوه استناد به این مقاله:

Mirjalili, S.A. (2025). Assessment of the effect of different treatments in order to increase the percentage of seed germination of three ornamental plants. *Iranian Journal of Seed Science and Technology*, 14(3), 15-28. <https://doi.org/10.22092/ijssst.2024.365727.1527>

مقدمه

در صنعت گلکاری، کیفیت بذر اهمیت خاصی دارد. کیفیت بذر شامل مواردی همچون خصوصیات ژنتیکی، خواب بذر، قوه نامیه، قدرت جوانه‌زنی، بنیه یا قدرت بذر، میزان رطوبت بذر، کیفیت انبارداری یا زوال بذر می‌شود. قدرت جوانه‌زنی، توانایی بذر جهت تولید یک گیاه طبیعی در شرایط مساعد است (Finch-Savage & Bassel, 2016). بنابراین تهیه اطلاعاتی در زمینه خصوصیات کیفی بذر گونه‌های زینتی در تولید و پرورش این گیاهان و استقرار آنها در فضای سبز مورد توجه قرار می‌گیرد. از سوی دیگر بذر تعدادی از گونه‌های زینتی به جهت سازگاری اکولوژیکی با شرایط محیطی دچار سختی در جوانه‌زنی بذر خود می‌باشند. بنابراین شناخت عوامل اکوفیزیولوژیکی موثر بر این پدیده و ایجاد شرایط بهینه برای جوانه زنی بذر گیاهان زینتی جهت تکثیر و پرورش آنها یک امر ضروری است (Bayat & Aminifard, 2018).

جوانه‌زنی بذر شامل مجموعه‌ای از پدیده‌های فیزیولوژیکی است که تحت تأثیر عوامل داخلی (خواب، عدم بلوغ فیزیکی و ژنوتیپ) و خارجی (نور، دما، در دسترس بودن آب و بستر) قرار می‌گیرد (Tursun, 2020). در اختیار داشتن اطلاعاتی در مورد رویش بذر و قدرت حیات آن برای انتخاب نوع کشت (بذرکاری یا نشاکاری) و استقرار گیاهچه اهمیت دارد زیرا می‌تواند یکپارچگی کشت در مزرعه را بیشتر تحت تاثیر قرار دهد (Zutic & Dudai, 2008).

به طور کلی دو نوع خواب بذر وجود دارد: خواب فیزیکی که ناشی از پوشش نفوذناپذیر بذر است و خواب فیزیولوژیکی یا درونی که به علت وجود شرایط فیزیولوژیک بویژه جنین دانه، جوانه‌زنی بذر به تاخیر می‌افتد (Khakpoor et al., 2013). محققین نشان دادند که بیشترین خفتگی در گیاهان تیره‌های شب بو، نعنا و کاسنی، فیزیولوژیک بود (Rahimi et al., 2022).

خواب یک سازگاری زیست شناختی بذر است که توسط عوامل متعددی تنظیم می‌شود. دمای یکی از عوامل محیطی اصلی است که مسئول تغییرات مختلف در خواب بذر است و خواب را می‌توان با نوسان دما شکست. به طور کلی، گزارش شده است که دماهای نوسانی بیشتر از دمای ثابت باعث افزایش جوانه‌زنی بذر

می‌شود (Zhang et al., 2020). خواب بذر یک پدیده رایج برای بسیاری از گیاهان است. بسته به نوع خواب، می‌توان به روش‌های مختلفی آن را شکست. استفاده از هورمون‌ها و چینه بندی سرمایی اغلب برای کاهش خواب استفاده می‌شود (Baskin & Baskin, 2004).

اسید جبرلیک (GA3) متداول‌ترین تنظیم کننده رشد است که برای شکستن خواب استفاده می‌شود و راندمان جوانه‌زنی را در مدت کوتاهی بدون نیاز به امکانات جداگانه افزایش می‌دهد. GA3 برای شکستن خواب فیزیولوژیکی موثر شناخته شده است و گزارش شده است که با فعال کردن هیدرولازها در دانه، که هیدرولیز نشاسته به گلوکز را تحریک می‌کند، جوانه‌زنی بذر را تقویت می‌کند. با این حال، GA3 باعث جوانه‌زنی در همه بذرهای نمی‌شود و بسته به روش و دوز، حتی می‌تواند از جوانه‌زنی جلوگیری کند. بنابراین، ابزار مناسب تیمار، غلظت و سایر شرایط برای هر گونه باید بررسی شود (Kwon et al., 2020). از روش‌های دیگر شکستن خواب بذر، چینه بندی سرمایی بذر است که نگهداری دانه‌ها در شرایط مرطوب توأم با سرما انجام می‌گیرد (Rouhi et al., 2012). استفاده از سولفوریک اسید سولفوریک اسید یا اسیدهای دیگر نیز برای نفوذپذیر کردن پوسته بذر بسیار شایع است.

بررسی منابع نشانگر استفاده از این تیمارها روی بذرهای گیاهان زینتی مورد مطالعه بود. تاثیر سولفوریک اسید سولفوریک اسید، استراتیغیه کردن، فیتوهورمون و نیترا ت پتاسیم برای شکستن خواب بذر و رویش بذر گیاه زینتی لاله آبی (*Tulipa kaufmanniana*) بررسی شد (Rouhi et al., 2012). اثر تیمارهای سرمادهی، سولفوریک اسید سولفوریک اسید، جبرلیک اسید و نیترا ت پتاسیم برای شکستن خواب بذر گیاه سرخارگل مورد بررسی قرار گرفت (Fateh et al., 2012). نتایج این پژوهش نشان داد که تیمار توأم سرمادهی و جبرلیک اسید و غلظت ۶۰۰ پی پی ام جبرلیک اسید بهترین تیمار برای شکست خواب بذر سرخارگل است.

رویش بذر دو گونه از یونجه یکساله با تاثیر اسید جبرلیک، غلظت‌های مختلف سولفوریک اسید سولفوریک اسید، نیترا ت پتاسیم و پلی اتیلن گلیکول مورد ارزیابی قرار گرفت

مواد و روش‌ها

سه آزمایش مجزا با مواد و روش‌های مشابه ولی مستقل از یکدیگر در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۴ تیمار و ۴ تکرار روی گیاهان زینتی مورد بررسی انجام شد. محاسبات آماری با روش دانکن و توسط نرم افزار SPSS انجام گرفت.

مواد گیاهی: از بین گیاهان زینتی متداول در صنعت گل و گیاه استان اصفهان، گیاهان مینای چمنی (*Bellis perennis*) رقم پاکوتاه از تیره کاسنی، مریم گلی زینتی (*Salvia grandiflora* syn. *Salvia tomentosa* Mill.) از تیره نعنا و گل مروارید (*Alyssum maritimum* syn. *Lobularia maritimum*)، از تیره شب بو که دشواری در جوانه زنی داشتند، انتخاب شدند. بذره‌های سالم و بالغ مورد استفاده، از بانک ژن شرکت پاکان بذر اصفهان خریداری شدند. تاریخ تولید و انقضای مندرج روی پاکت‌های بذری نشان داد که یک سال از تولید بذرها گذشته و دو سال تا زمان انقضای آنها باقی مانده بود. قدرت رویش بذرها با استفاده از روش تترازولیوم کلراید (TTC) مشخص شد (Kumari & Dahiya, 2007). بذره‌های مورد آزمایش با استفاده از محلول هیپوکلریت سدیم نیم در صد برای مدت دو دقیقه ضد عفونی شدند. سپس با استفاده از آب مقطر چهار بار شستشو داده شدند. پس از اقدامات آماده سازی بذرها، آنها تحت تیمارهای مربوطه قرار گرفتند.

تیمار اسید جیبرلیک (GA3): این هورمون گیاهی که برای رفع موانع فیزیولوژیک درون بذر در نظر گرفته شده بود، با غلظت‌های ۱۰۰، ۵۰۰ و ۱۰۰۰ پی پی ام استفاده شد. بذرها به مدت ۴۸ ساعت تحت تاثیر این تیمار قرار گرفت.

تیمار سرمادهی: تیمار سرمادهی در دماهای صفر تا ۳، ۴ تا ۵ و ۶ درجه سلسیوس به مدت ۳ هفته قرار گرفتند و پس از سپری شدن این زمان بذرها شست و شو داده شده و به محیط کشت انتقال داده شدند. فرض بر این است که این تیمار برای مینای چمنی که یک گونه سردسیر است شاید بهتر پاسخ دهد.

تیمار سولفوریک اسیدسولفوریک اسید: بذرها در غلظت ۵۰ درصد حجمی در سه زمان کوتاه ۵، ۱۰ و ۲۰ دقیقه قرار داده شدند و بعد از سپری شدن زمان مورد نظر، بذرها شست و شو داده شدند و داخل پتريدیش‌ها کشت شدند.

(Sadeghi & Rasouli, 2012). نتایج نشان داد که تمام تیمارهای مورد استفاده قادر به شکستن خواب بذر این گیاهان بودند به نحوی که گونه *Medicago rigidula* با سولفوریک اسیدسولفوریک اسید ۹۸ درصد برای مدت دو دقیقه و گونه‌های یونجه با جیبرلیک اسید با ۶۰۰ پی پی ام بهترین نتایج را برای رویش بذرها داشتند. همچنین در پژوهشی نشان داده شد که جیبرلیک اسید می‌تواند میزان رویش بذر گیاه *Penstemon* را بهبود بخشد (Mello et al., 2009).

شکست خواب بذر و نیازهای رویشی دو گونه از جنس *Ferula* با تیمار غلظت‌های مختلف اسید جیبرلیک، سرمادهی و تیمار توأم سرما و جیبرلیک اسید بررسی شد (Keshtkar et al., 2008). نتایج نشان داد که بذره‌های شاهد (تیمار نشده) رویش نیافتند و بیشترین میزان جوانه زنی در تیمار غلظت‌های بالاتر اسید جیبرلیک بود. بذره‌های گونه *Ferula ovina* در غلظت ۱۰۰۰ پی پی ام توأم با سرما به میزان ۷۶ درصد جوانه زنی داشتند. برای گونه *Ferula gumosa* بیشترین میزان (۵۳ درصد) جوانه زنی مربوط به تیمار اسید جیبرلیک با غلظت ۱۵۰۰ پی پی ام با سرمادهی بود.

شاخص‌های جوانه زنی هشت گونه سلوی برای کاربرد زینتی - دارویی بررسی شد (Kalateh et al., 2022). نتایج نشان دهنده افزایش درصد جوانه زنی در دمای ۲۵ درجه در اکثر گونه‌های سلوی بود.

بررسی منابع نشان داد که اطلاعات بسیار کمی در خصوص اثر تیمارهای مختلف برای افزایش درصد جوانه زنی بذره‌های گیاهان زینتی وجود دارد (Bayat & Aminifard, 2018; Rahimi et al., 2022; Zammali et al., 2022). لذا در این تحقیق سعی شد تاثیر تیمارهای معمول مورد استفاده در شکستن خواب دانه بر رویش دانه‌های سه گیاه زینتی بررسی شود. همچنین سعی شد تا از کلیه تیمارهای شکننده خواب دانه چه خواب درونی و چه خواب بیرونی استفاده شود تا بتواند شرایط مطلوب تری برای رویش دانه‌های گیاهان مذکور معرفی کند.

هدف از اجرای تحقیق حاضر، یافتن موثرترین روش برای شکستن خواب بذر گیاهان زینتی نام برده شده و معرفی روش‌هایی برای بهبود درصد جوانه زنی بذر این گیاهان بود.

مقایسه میانگین‌ها به روش دانکن، بین همه‌ی تیمارهای سولفوریک اسیدسولفوریک اسید، تفاوت معنی‌داری بین میانگین‌ها وجود داشت ولی این تاثیر منفی بود به طوری که باعث جلوگیری از جوانه‌زنی شد (جدول ۱ و شکل ۲).

نتایج تجزیه واریانس تیمار سرمادهی نشان داد که تفاوت معنی‌داری بین دماهای مختلف وجود نداشت و سرمادهی نتوانست درصد جوانه‌زنی و سرعت آن را افزایش دهد. نتایج نشان داد که سرمای ۲-۰ درجه سلسیوس کاهش جوانه‌زنی را نیز به دنبال داشت و دماهای ۴-۳ و ۶-۵ درجه سلسیوس تفاوت بسیار کمی را با شاهد نشان داد. پس سرما دهی نه تنها تاثیر مثبتی روی جوانه‌زنی بذر مروارید نداشت بلکه در ۲-۰ درجه سلسیوس جوانه‌زنی را کاهش داد (جدول ۱ و شکل ۳).

در مجموع نتایج به دست آمده از تیمارهای مورد بررسی روی بذر گل مروارید نشان داد که بیشترین مقدار جوانه‌زنی و سرعت جوانه‌زنی در غلظت اسید جیبرلیک ۱۰۰۰ پی‌پی‌ام بود و کمترین درصد جوانه‌زنی در دمای ۲-۰ و اسید جیبرلیک ۱۰۰ پی‌پی‌ام، و زمان ۲۰ دقیقه سولفوریک اسیدسولفوریک اسید بود (جدول ۱).

ب) مینای چمنی

نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر تیمارهای مختلف بر درصد جوانه‌زنی گیاه مینای چمنی معنی‌دار نیست به طوری که خیساندن بذر با اسید جیبرلیک در غلظت‌های مختلف تفاوت معنی‌داری با تیمار شاهد نشان نداد. تاثیر زمان‌های مختلف سولفوریک اسید ۵۰ درصد بر بذرهای گیاه مینای چمنی نشان داد که بین تیمارها تفاوت معنی‌دار وجود داشت ولی تاثیر آن معکوس بود، به طوری که هر چه زمان قرارگیری در معرض اسید بیشتر شد در صد جوانه‌زنی کاهش پیدا کرد. در تیمار سرمادهی نتایج تجزیه واریانس نشان داد که تفاوت معنی‌داری بین تیمارها وجود ندارد زیرا بیشترین مقدار جوانه‌زنی در تیمار شاهد بود و کمترین مقدار جوانه‌زنی در دمای ۶-۵ درجه اتفاق افتاد. این نشان‌دهنده آن است که سرمادهی بخصوص در دمای پایین برای جوانه‌زنی مینا اهمیت دارد.

در مجموع نتایج حاصل از تیمارهای مختلف روی بذر گل

بذرهای تیمار شده با آب مقطر شسته‌شود داده شدند و درون پتری دیش حاوی کاغذ واتمن مرطوب قرار داده شدند. پتری دیش‌ها با پارافیلیم پوشانده شدند و داخل اتاقک رشد (ژرمیناتور) در دمای ۲۵ درجه سلسیوس قرار گرفتند. یک سری از بذرها بدون تیمار (آب مقطر) به عنوان شاهد در نظر گرفته شدند.

ظهور ریشه‌چه موید جوانه‌زنی بود و تا زمان اطمینان از عدم رویش بذر، هر روز تعداد جوانه‌ها یادداشت برداری گردید.

پس از انجام مراحل آماده‌سازی بذر و پس از شروع جوانه‌زنی اولین بذر، هر روز و در ساعت مشخص بذرهای جوانه زده شمارش و یادداشت شدند. پس از پایان جوانه‌زنی و شمارش بذر، جدول کلی طراحی شد. متغیرهای درصد جوانه‌زنی و سرعت جوانه‌زنی بذر محاسبه شد.

درصد جوانه‌زنی با استفاده از رابطه (۱) و مطابق با روش Panwar (۲۰۰۵) محاسبه گردید:

$$\text{رابطه (۱)} \quad \text{Germination rate} = n/N \times 100$$

سرعت جوانه‌زنی از رابطه (۲) به دست آمد:

$$\text{رابطه (۲)} \quad \text{Germination speed} = \sum (n_i/t_i)$$

در این رابطه ها، n = تعداد کل بذرهای جوانه زده در طی دوره، N = تعداد کل بذرهای کاشته شده و t_i تعداد روزهای پس از شروع جوانه‌زنی است.

نتایج

الف) گل مروارید

نتایج تجزیه واریانس نشان داد که تیمار اسید جیبرلیک با غلظت ۱۰۰۰ پی‌پی‌ام بر درصد جوانه‌زنی در سطح یک درصد و سرعت جوانه‌زنی در سطح پنج درصد در بذر گیاه مروارید معنی‌دار است. به طوری که با خیساندن بذر با اسید جیبرلیک با غلظت ۱۰۰۰ پی‌پی‌ام تفاوت معنی‌داری با شاهد داشت ولی تفاوت معنی‌داری بین سطوح ۱۰۰ و ۵۰۰ پی‌پی‌ام با شاهد وجود نداشت (جدول ۱ و شکل ۱).

نتایج تیمار سولفوریک اسید سولفوریک اسید ۵۰ درصد در زمان‌های ۲۰، ۱۰، ۵ دقیقه نشان داد که بین تیمارها تفاوت معنی‌داری در سطح پنج درصد وجود داشت به نحوی که در

تیمار سولفوریک اسید ۵۰ درصد با زمان‌های ۵ و ۱۰ دقیقه و شاهد تفاوت معنی‌داری در سطح پنج درصد بین تیمارها را نشان داد (جدول ۱ و شکل ۲).

نتایج تجزیه واریانس حاصل از تیمار سرمادهی تفاوت معنی‌داری در سطح پنج درصد نشان داد به نحوی که بیشترین مقدار جوانه‌زنی در دمای ۲-۰ درجه و کمترین مقدار جوانه‌زنی در دمای ۶-۵ درجه اتفاق افتاد. این یافته‌ها نشان دهنده آن است که سرمادهی بخصوص در دمای پایین برای جوانه‌زنی مریم گلی اهمیت دارد.

در مجموع نتایج تجزیه واریانس نشان داد که بیشترین میزان جوانه‌زنی در اسید جیبرلیک به میزان ۱۰۰۰ پی‌پی‌ام و درجه حرارت ۲-۰، و سولفوریک اسید ۵۰ درصد در ۲۰ دقیقه رخ داد و کمترین درصد جوانه‌زنی در دمای ۶-۵ درجه، اسید جیبرلیک ۵۰۰ پی‌پی‌ام، و زمان ۱۰ دقیقه سولفوریک اسید اتفاق افتاد. نتایج بدست آمده حاکی از این بود که اثر اسید جیبرلیک و سرمادهی نسبت به سولفوریک اسید تاثیر بیشتری بر جوانه‌زنی بذر گیاه مریم گلی داشت.

مینا نشان داد که بیشترین مقدار جوانه‌زنی در تیمار شاهد رخ داد و کمترین درصد جوانه‌زنی در سولفوریک اسید سولفوریک اسید دیده شد. تیمار سرمادهی و اسید جیبرلیک هم تفاوت زیادی با تیمار شاهد نداشت.

ج) گیاه مریم گلی

نتایج نشان داد که اثر تیمارهای مختلف بر درصد و سرعت جوانه‌زنی بذر گیاه مریم گلی در سطح پنج درصد معنی‌دار بود. به طوری که با خیساندن بذرهای اسید جیبرلیک در غلظت ۱۰۰۰ پی‌پی‌ام تفاوت معنی‌داری با شاهد ملاحظه شد ولی تفاوت معنی‌داری بین ۱۰۰ و ۵۰۰ پی‌پی‌ام با شاهد وجود نداشت. نتایج تجزیه واریانس با تیمار سولفوریک اسید ۵۰ درصد نشان داد که بین تیمارها و شاهد تفاوت معنی‌داری در سطح پنج درصد وجود داشت. مقایسه میانگین‌ها با آزمون دانکن مشخص کرد که بین تیمارهای سولفوریک اسید ۵۰ درصد در مدت زمان ۲۰ دقیقه با تیمار شاهد تفاوت معنی‌داری در سطح یک درصد وجود داشت به طوری که باعث کاهش شدید جوانه‌زنی شد. نتایج حاصل از

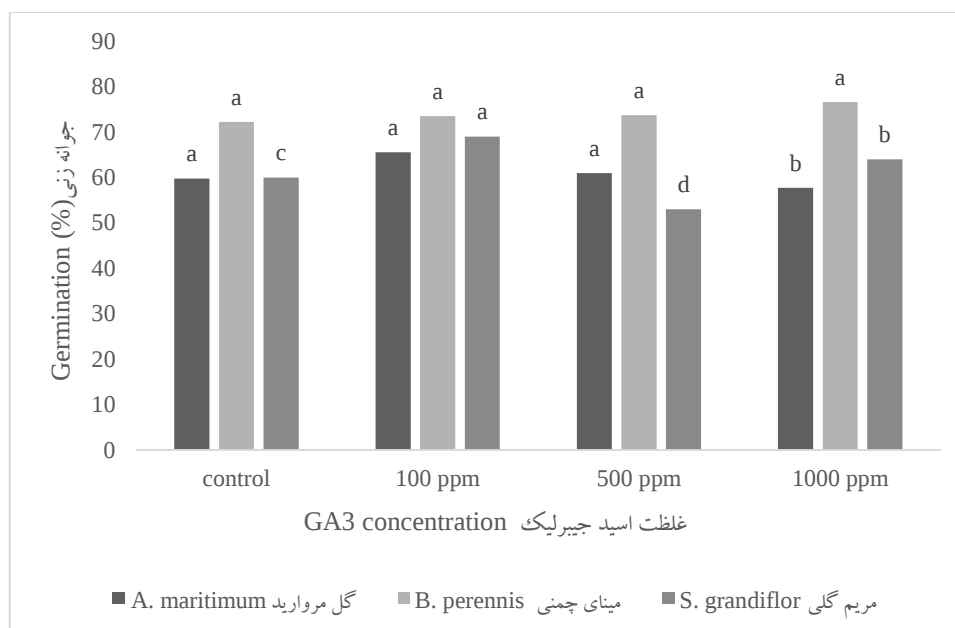
جدول ۱- تجزیه واریانس مقایسه ای درصد و سرعت جوانه‌زنی بذرهای مختلف

Table 1- Comparative variance analysis of percentage and seed germination rate in different treatments

تیمار Treatment	درجه آزادی DF	میزان Level	سرعت جوانه‌زنی (میانگین مربعات) Germination speed (MS)			درصد جوانه‌زنی (میانگین مربعات) Germination (%) (MS)		
			Germination speed (MS)			Germination (%) (MS)		
			مرورید <i>A. maritimum</i>	مینا <i>B. perennis</i>	مریم گلی <i>S. grandiflora</i>	مرورید <i>A. maritimum</i>	مینا <i>B. perennis</i>	مریم گلی <i>S. grandiflora</i>
اسید جیبرلیک (GA3)	3	control	4.96 ^{ns}	81.5 ^{ns}	85.8 ^{ns}	9.63 ^{ns}	5.972 ^{ns}	4.674 ^{ns}
	3	100 ppm	6.76 ^{ns}	86.3 ^{ns}	132.6 ^{ns}	11.45 ^{ns}	6.543 ^{ns}	7.324 ^{ns}
	3	500 ppm	7.67 ^{ns}	75.4 ^{ns}	176.3 ^{ns}	13.25 ^{ns}	7.389 ^{ns}	9.867*
	3	1000 ppm	10.23*	71.8 ^{ns}	237.6*	18.00*	9.173 ^{ns}	16.859**
سرمادهی به مدت سه هفته Stratification for 3 weeks	3	control	3.28 ^{ns}	132.7 ^{ns}	2.345 ^{ns}	7.23 ^{ns}	13.79 ^{ns}	1.894 ^{ns}
	3	0-2°	3.24 ^{ns}	146.1 ^{ns}	8.112**	9.63*	16.35 ^{ns}	5.134*
	3	3-4°	4.22 ^{ns}	176.3 ^{ns}	3.754 ^{ns}	8.45 ^{ns}	16.87 ^{ns}	2.654 ^{ns}
	3	5-6°	3.57 ^{ns}	182.8 ^{ns}	1.659 ^{ns}	6.99 ^{ns}	10.21 ^{ns}	1.142 ^{ns}
سولفوریک اسید ۵۰ درصد Sulfuric acid (50%)	3	control	10.79 ^{ns}	31.93 ^{ns}	3.54 ^{ns}	14.22 ^{ns}	11.47 ^{ns}	16.41 ^{ns}
	3	5 m	11.37 ^{ns}	66.23*	4.98 ^{ns}	25.34*	27.23**	19.8 ^{ns}
	3	10 m	12.39 ^{ns}	45.76 ^{ns}	3.87 ^{ns}	27.55*	25.33**	38.76**
	3	20 m	13.26 ^{ns}	39.45 ^{ns}	3.69 ^{ns}	29.98**	24.87**	29.76*

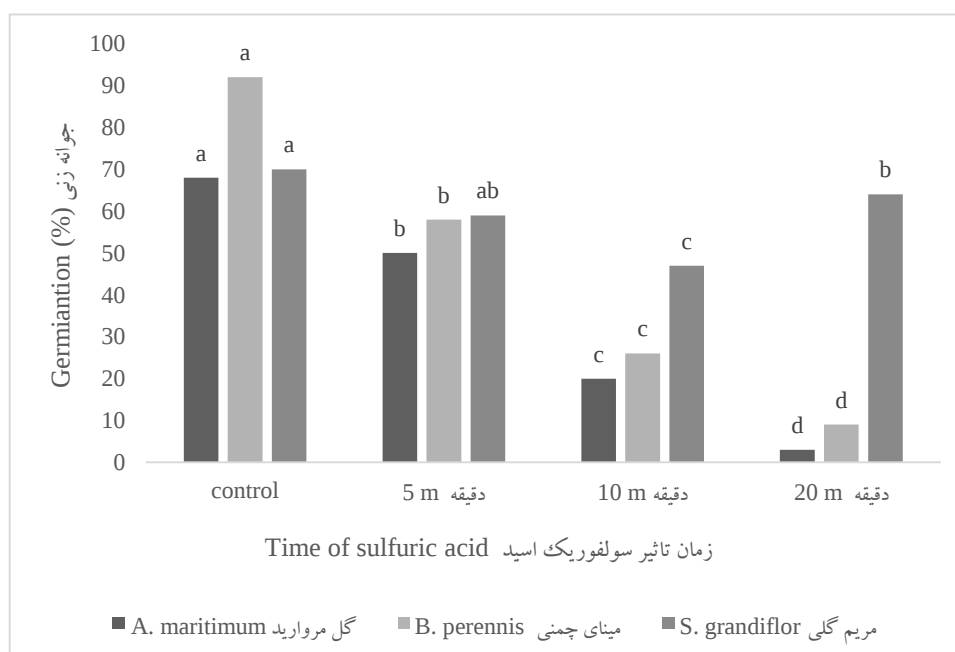
ns, * و ** به ترتیب به غیر معنی‌داری، معنی‌دار در سطح پنج درصد و معنی‌داری در سطح یک درصد اشاره دارند.

ns, * and **: no significance, significance at the statistical level of 5 and 1 percent, respectively.



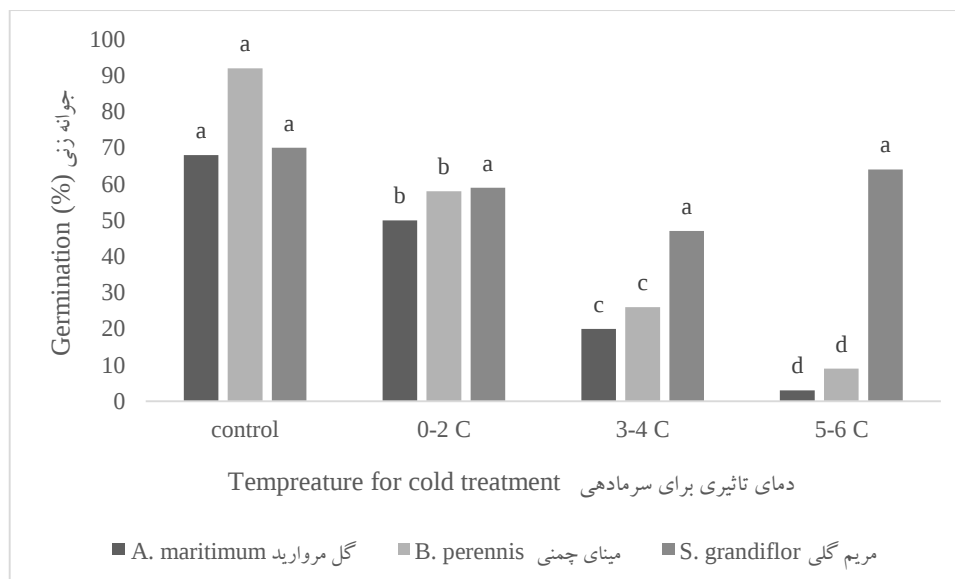
شکل ۱- مقایسه میانگین‌های تاثیر تیمار اسید جیبرلیک بر درصد جوانه‌زنی بذرهای سه گیاه زینتی

Figure 1- Mean Comparison on effects of Gibberellic acid treatment on seed germination percentage of three ornamental plants



شکل ۲- مقایسه میانگین‌های تاثیر تیمار سولفوریک اسید بر درصد جوانه‌زنی بذرهای سه گیاه زینتی

Figure 2- Mean Comparison on the effects of Sulfuric acid treatment on the percentage of seed germination of three ornamental plants



شکل ۳- مقایسه میانگین‌های تاثیر تیمار سرمادهی بر درصد جوانه‌زنی بذرهای سه گیاه زینتی

Figure 3- Mean Comparing on the effect of chilling treatment on the percentage of seed germination of three ornamental plants

بحث

در سال‌های اخیر، سرعت شهرنشینی، تقاضا برای ایجاد فضای سبز را در بسیاری از کشورها افزایش داده است. بدین منظور تلاش برای تسریع رشد و گلدهی برای جذابیت بیشتر مشتریان، اهمیت خاصی دارد (Zammali et al., 2022).

در بیشتر گونه‌های گیاهی فرار از خواب کاملاً بستگی به دریافت نوسانات دمایی دارد. به طوری که بذر بسیاری از گونه‌های تابستانه معمولاً در پاییز به خواب رفته و در طول زمستان با دریافت نوسانات حرارتی طبیعی محیط، کم‌کم از خواب خارج شده و برای جوانه‌زنی در بهار آماده می‌شوند (Benech-Arnold et al., 2000). تاثیر سرمادهی بر شکستن خواب بذرهای گیاهان مختلف توسط پژوهشگران گزارش شده است (Gupta et al., 2011; Karimian fariman et al., 2011; Rouhi et al., 2012; Tursun, 2020; Khakpoor et al., 2011).

نتایج تحقیق حاضر نشان داد که سرمادهی در دمای ۲-۰ درجه در سطح یک درصد روی درصد جوانه‌زنی و روی سرعت جوانه‌زنی بذر مریم گلی در سطح پنج درصد معنی‌دار شد. دماهای بالاتر نیز نتوانست در درصد و سرعت جوانه‌زنی تاثیرگذار باشد. بررسی منابع نشان داد که بذر گونه‌های *Salvia* به دلیل نفوذ ناپذیر بودن پوسته بذر دارای خواب هستند. ماده موسیلاژ مانند

موجود در پوسته این گونه باعث ایجاد خواب می‌شود (Ozcan et al., 2014). از آنجایی که سرعت جوانه‌زنی بذر در بذرهای این گیاهان پایین است، تجزیه و تحلیل عوامل موثر بر خواب و جوانه‌زنی اهمیت دارد (Khakpoor et al., 2015). یافته‌های تحقیقات قبلی نشان داد که بذر گونه‌های *Salvia* برای جوانه‌زنی به یک پیش تیمار سرمادهی نیاز دارند. همچنین تیمارهای اسید جیبرلیک به طور قابل توجهی سرعت جوانه‌زنی را پس از تیمار سرمادهی در گونه‌های این جنس افزایش دادند (Tursun, 2020). اگرچه نتایج تحقیق حاضر با برخی تحقیقات همراستا است لیکن در تحقیقی دیگری گزارش شد که سرمادهی نمی‌تواند درصد و سرعت جوانه‌زنی بذر مریم گلی را افزایش دهد زیرا با افزایش مدت زمان سرمادهی به چهار هفته، کاهش چشمگیری در کاهش درصد و سرعت جوانه‌زنی بذر مریم گلی رخ داد (Khakpoor et al., 2011). همچنین بررسی انجام شده روی ۴۰ گیاه دارویی نشان داد که سرمادهی باعث افزایش جوانه‌زنی در مریم گلی (*Salvia officinalis*) نمی‌شود (Aghilian et al., 2014). اعمال تیمارهای مختلف روی گونه‌های مریم گلی (*Salvia leriifolia*) نشان داد که سرمادهی نقشی در شکستن خواب بذر این گونه ندارد و در نهایت چنین نتیجه گرفته شد که عدم رویش بذر این گونه بیشتر ناشی از سختی و نفوذ

داشته است لیکن نسبت به شاهد از درصد جوانه‌زنی کمتری برخوردار بوده است. نتایج تحقیق حاضر بیانگر عدم سختی بذر در گیاه مریم گلی زینتی بود، لذا تفاوت گونه ای به طور قطع می تواند یکی از عوامل این اختلاف باشد. همچنین با توجه به عدم تاثیر سولفوریک اسید و تاثیر معنی دار اسید جیبرلیک و سرمادهی بر درصد جوانه‌زنی بذرهای مریم گلی چنین استنباط می شود که احتمالاً سختی جوانه‌زنی مریم گلی به دلیل وجود خواب شیمیایی در بذر این گیاه است.

نتایج ما نشان داد که تیمار اسید جیبرلیک بر بذر گل مروارید تاثیر معنی داری داشت و غلظت ۱۰۰۰ پی پی ام توانست درصد و سرعت جوانه‌زنی را نسبت به شاهد افزایش دهد. همچنین سولفوریک اسید تاثیر معکوس در افزایش جوانه‌زنی داشت و سرمادهی تاثیر معنی داری در درصد و سرعت جوانه‌زنی بذر گل مروارید نداشت. همانگونه که ذکر شد، یکی از انواع خواب‌های بذر، خواب شیمیایی است که این خواب به دلیل وجود مواد شیمیایی بازدارنده در پوسته خارجی بسیاری از میوه‌ها و بذرهای که باعث بروز این پدیده در آنها می‌شود. این مواد در میوه‌های آبدار و نیز در غلاف یا کپسول میوه‌های خشک وجود دارند. به طور مصنوعی می‌توان این مواد را از پوسته بذر با آب جاری شست یا از تیمار سرما دهی و یا هورمون‌هایی مثل GA3 استفاده کرد تا خواب شیمیایی پوسته بذر را از بین برد. از نتایج به دست آمده احتمال می‌رود سختی جوانه‌زنی بذر گل مروارید به دلیل وجود خواب شیمیایی در بذر این گیاه باشد. در تحقیق حاضر، بذرهای گل مروارید به تیمارهای سرمادهی و سولفوریک اسید عکس العمل منفی نشان داده و درصد جوانه‌زنی در آنها نسبت به شاهد کاهش یافته است. در خصوص تیمار جیبرلیک اسید در غلظت ۱۰۰۰ پی پی ام تفاوت معنی داری نشان داده است که می‌تواند نشانگر خواب شیمیایی یا فیزیولوژیک باشد و اگر غلظت‌های بالاتر از این میزان مورد بررسی قرار گیرد شاید نتایج قانع کننده‌تری به دست آید. علاوه بر این، گل مروارید مورد بررسی در این آزمایش، نوعی قدومه محسوب می‌شود و قدومه‌ها واجد مو سیلاژ در اطراف پوسته بذر خود هستند. مو سیلاژ به طور معمول با جذب آب متورم شده و حالت ژله ای به خود می‌گیرد. به نظر می‌رسد که عدم تاثیر اسید جیبرلیک ناشی از نرسیدن این

ناپذیری بذر است (Estaji et al., 2012). دقت در نتایج مطالعات گزارش شده، نشانگر تفاوت بین گونه‌های مورد بررسی در پاسخ به تیمار سرمادهی است و تفاوت گونه ای می‌تواند شرط لازم برای اختلاف در ماهیت خواب بذر باشد. پس مغایرت نتایج می‌تواند بر مبنای تفاوت گونه ای تفسیر شود.

بررسی اثر تیمارهای مختلف شامل: خراش دادن پوست با کاغذ سنباده، تیمار با اسید جیبرلیک ۵۰۰ ppm به مدت ۲۴ و ۴۸ ساعت، سرما دهی به مدت ۲ و ۴ هفته بر بذر گونه *Salvia verticillata* نشان داد که اثر تیمارهای مختلف بر درصد جوانه‌زنی بذر این گیاه معنی دار بود. خراش دادن پوست با سمباده، تیمار اسید سیتریک به مدت ۱۰، ۲۰ و ۳۰ دقیقه و تیمار جیبرلیک اسید به مدت ۲۴ ساعت، درصد جوانه‌زنی را در مقایسه با شاهد افزایش داد. مقایسه سرعت جوانه‌زنی بذرهای تازه و یک ساله *Salvia verticillata* نشان داد که بذرهای تازه جوانه‌زنی بیشتری داشتند (Khakpoor et al., 2015). یافته‌های تحقیق حاضر روی مریم گلی زینتی در تایید نتایج به دست آمده توسط محققین قبلی است.

تیمار سولفوریک اسید روی بذرهای گونه *Salvia verticillata* نشان داد که سرعت جوانه‌زنی با افزایش مدت زمان قرار گرفتن در معرض سولفوریک اسید از ۶۰ ثانیه به ۱۵ دقیقه، افزایش یافت. هنگامی که قرار گرفتن در معرض بیش از ۱۵ دقیقه بود، سرعت جوانه‌زنی به زیر ۲۰ درصد کاهش یافت (Tursun, 2020). برخی گزارش‌ها هم نشان داد که تیمار بذر با سولفوریک اسید به مدت ۱۰-۵ دقیقه سرعت جوانه‌زنی را بالاتر برده است، در حالی که از نظر آماری کاهش معنی داری در سرعت جوانه‌زنی با افزایش زمان مشاهده شد (Tuncer & Ummuhan, 2017). در تحقیق مشابه دیگری، پیش تیمار ۲۰ دقیقه ای سولفوریک اسید بالاترین سرعت جوانه‌زنی (۳۲ درصد) را در سولفوریک اسید بذر *Capparis spinosa* L. نشان داد (Al-Safadi & Elias, 2011). این میزان در تیمار ۳۰ دقیقه سولفوریک اسید کاهش یافت در حالی که در تیمارهای ۴۵ و ۶۰ دقیقه سولفوریک اسید جوانه‌زنی نداشت. نتایج این تحقیق نشان داد که تیمار سولفوریک اسید اگرچه تاثیر معنی داری بر جوانه‌زنی بذر مریم گلی گونه *Salvia grandiflora*

خواب بذر استفاده می‌شوند و همچنین درصد جوانه‌زنی را افزایش می‌دهند روی بذر مینا اثر مطلوبی نگذاشتند به طوری که حتی باعث کاهش درصد جوانه‌زنی این بذر نسبت به تیمار شاهد هم شدند. به نظر می‌رسد به کارگیری این روش‌ها نه تنها باعث افزایش جوانه‌زنی نشده است، بلکه باعث کاهش جوانه‌زنی هم شده است. برخی محققین بیان کرده اند که شاید بتوان با تیمار گرمایی درصد جوانه‌زنی این بذر را افزایش داد (Khakpoor et al., 2011). بررسی میدانی بذرهای اصلاح شده مینای چمنی از شرکت‌های فروشنده بذر، نشان داد که دمای مطلوب برای جوانه‌زنی بذر بین ۱۸ تا ۲۲ درجه سلسیوس توصیه شده است. لذا به نظر می‌رسد سرمادهی تأثیری در افزایش جوانه‌زنی بذرهای اصلاح شده نداشته باشد.

بررسی منابع نشان داد که کشت بذرهای مینای چمنی خودرو که در مراتع به صورت علف هرز رویش داشت، در شرایط آزمایشگاهی درون پتری دیش با شدت نور کم و زیاد و در تاریکی، جوانه‌زنی بذر در همه شرایط ۱۰۰ درصد بود. در مزرعه، طبق برخی گزارش‌ها، بذرهای تابستان و پاییز و بر اساس برخی گزارش‌ها در بهار و پاییز جوانه زدند (Bond et al., 2007). حدود ۱۷ درصد از بذرهایی که در یک لایه ۷۵ میلی متری خاک در استوانه‌های باز در مزرعه کاشته شده و به صورت دوره‌ای بهم زده می‌شدند، بلافاصله پس از کاشت در پاییز ظاهر می‌شدند. محققین معتقدند که ماندگاری و انتشار بذرهای مینای چمنی مدت زمان زیادی به درازا نمی‌کشد. بذرهای این گیاه بیش از ۴ سال در خاک زراعی باقی نمی‌ماند؛ اگرچه بذرهای به تعداد زیاد در خاک زیرین مراتع وجود دارند. مینای چمنی انعطاف پذیری فنوتیپی و تنوع ژنتیکی قابل توجهی از خود نشان می‌دهد. بررسی‌ها نشان داد که بوته‌های مینای چمنی در علفزارها زمانی که گل ندهند، توانایی رشد رویشی از طریق ریشه‌های رونده و استولون را دارند (Bond et al., 2007). این مطالعات و مقایسه آن با بذور اصلاح شده زیتنی نشان دهنده تفاوت فراوان در توان رویشی بذر آنهاست. قوه نامیه بذرهای خریداری شده برای انجام این آزمایش، به میزان ۸۷ درصد توسط تولید کننده پیش بینی شده بود. بذرهای مینای چمنی که در بازار به صورت فله فروخته می‌شود، حداکثر ۶۰ تا ۷۰ درصد قدرت جوانه‌زنی دارد.

هورمون به داخل پوسته بذر به واسطه متورم شدن موسیلاژ باشد. لذا شاید رفع مواد موسیلاژی با شیوه‌های مختلف از جمله سنباده زنی (Khakpoor et al., 2015) بتواند تأثیر اسید جیبرلیک روی بذر گل مروارید و افزایش جوانه‌زنی آن را باعث شود.

مواد تنظیم کننده رشد گیاهی در ایجاد و تنظیم خواب فیزیولوژیکی بذر نقش کلیدی دارند. در بین این مواد جیبرلیک اسید از طریق القاء جوانه‌زنی، خواب بذر را تنظیم می‌کند. نقش اسید جیبرلیک در غلبه بر خواب حاصل از پوسته بذر مورد تأیید قرار گرفته است (Mello et al., 2009). اسید جیبرلیک قادر است با القاء جوانه‌زنی تمامی خصوصیات جوانه‌زنی بذر را افزایش دهد (Khakpoor et al., 2013; Nadjafi, et al., 2006).

نتایج ما نشان داد که کاربرد جیبرلیک اسید جوانه‌زنی بذرهای هر سه گیاه زیتنی را تحریک کرده است؛ لیکن تنها در مورد درصد جوانه‌زنی بذر مریم گلی و گل مروارید این تحریک معنی دار شده است. این پاسخ بذرهای به تیمار هورمونی، به غلظت اسید جیبرلیک به کار برده شده بستگی دارد به نحوی که بیشترین درصد و نرخ جوانه‌زنی در غلظت ۱۰۰۰ پی پی ام به دست آمد. اگرچه این آزمایش با زمان ثابت ۷۲ ساعت غوطه ور سازی بذرهای در محلول جیبرلیک اسید انجام شد ولی در تحقیق دیگری مشخص شد که نه تنها افزایش غلظت جیبرلیک اسید بر رویش بذرهای تأثیر مثبت دارد بلکه افزایش زمان از ۴۸ به ۷۲ ساعت این روند مثبت و بهبود جوانه‌زنی را در سطح معنی دار پنج درصد تشدید کرد (Nadjafi et al., 2006). همچنین نتایج به دست آمده حاکی از این بود که تأثیر اسید جیبرلیک نسبت به سولفوریک اسید و سرمادهی مطلوبتر بود و باعث جوانه‌زنی بهتر در گیاه گل مروارید شد. این تأثیر اسید جیبرلیک همسو با سایر یافته‌های محققین در خصوص تأثیر این هورمون گیاهی بر شکست خواب است (Aghilian et al., 2014; Khakpoor et al., 2013).

معنی دار نبودن تأثیر تیمارهای اعمال شده بر بذرهای گیاه مینای چمنی حاکی از آن است که بذر این گیاه دچار سختی جوانه‌زنی نیست زیرا سولفوریک اسید حتی باعث کاهش جوانه‌زنی شد که این می‌تواند به دلیل کوچکی بذر و همچنین داشتن پوسته نازک آن باشد که باعث سوختگی جنین بذر توسط اسید شده است. سرمادهی و اسید جیبرلیک هم که در شکستن

در افزایش جوانه‌زنی بذرهای تازه برداشت شده که در دمای پایین انکوبه شده بودند، موثر بود. بذرهای علف هرز یکساله زمستانی *Alyssum alyssoides* از نظر فیزیولوژیکی در زمان بلوغ غیرفعال بودند، اما پس از ۴ هفته نگهداری خشک در دمای اتاق به لحاظ فیزیولوژیک کامل شدند. وجود موسیلاژ اثر مهاری بر جوانه‌زنی گونه *A. minus* به ویژه بر روی بذرهای تازه در دمای بالا داشت، اما برای بذرهایی که به مدت ۸ یا ۱۲ هفته ذخیره شده و در دمای ۱۵ درجه سلسیوس انکوبه شده بودند، بازدارنده نبود. بنابراین، وجود موسیلاژ ممکن است به جلوگیری از جوانه‌زنی کمک کند. گزارش‌های متناقضی وجود دارد که نشان می‌دهد وجود موسیلاژ دانه باعث افزایش (برای مثال: Penfield et al. 2001; Western, 2012) یا مهار (مثال: Lu et al. 2010; Western, 2012) جوانه‌زنی شده و یا هیچ تأثیری روی جوانه‌زنی نداشته است. در *A. monosperma*، موسیلاژ سرعت جوانه‌زنی را مهار کرد، اما درصد نهایی جوانه‌زنی را مهار نکرد. به طور کلی تصور می‌شود که موسیلاژ با بهبود روابط خاک و آب بذر جوانه‌زنی را تقویت می‌کند و با جلوگیری از انتشار اکسیژن به جنین از آن جلوگیری می‌کند (Sun et al., 2012).

نتایج ما نشان داد که بذرهای گل مروارید به تیمار جیبرلیک اسید پاسخ مناسبی نداد و در خصوص سرمادهی و سولفوریک اسید پاسخی معکوس داد. تکرار آزمایش با غلظت‌های بالاتر جیبرلیک اسید شاید بتواند افزایش معنی‌داری در جوانه‌زنی این بذر نشان دهد.

تعارض منافع

نویسنده این مقاله اعلام می‌دارد که هیچ گونه تعارض منافی در رابطه با نگارش و یا انتشار این مقاله ندارد.

References

- Aghilian, S., Khajeh-Hosseini, M., & Anvarkhah, S. (2014). Evaluation of seed dormancy in forty medicinal plant species. *International Journal of Agriculture and Crop Sciences*, 7(10), 760–768.
- Al-Safadi, B., & Elias, R. (2011). Improvement of caper (*Capparis spinosa* L.) propagation using in vitro culture and gamma irradiation. *Scientia Horticulturae*, 127(3), 290–297. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2010.10.014>

تحقیقات اندکی روی بذرهای گونه‌های گل مروارید انجام شده است. در تحقیقی روی بذرهای دو توده متفاوت از گونه *Alyssum linifolium* مشخص شد که آنها در طیف وسیعی از رژیم‌های دمایی روز/شب جوانه زدند. بالاترین درصد جوانه‌زنی در تیمار ۲۰ درجه سلسیوس دمای روزانه به ۱۰ درجه سلسیوس دمای شبانه مشاهده شد. همچنین جوانه‌زنی بذرهای تحت تاثیر میزان pH قرار داشت به نحوی که بذرهای در محدوده pH=4 تا ۹ جوانه زدند و جوانه‌زنی در pH=7 حداکثر بود. حداکثر ظهور دانه‌رست‌ها زمانی رخ داد که بذرهای با خاک کمی پوشانده شدند، اما سبز شدن با افزایش عمق پوشش خاک کاهش یافت، و بذرهای کشت شده در عمق بیش از سه سانتی‌متر سبز نشدند. این نتایج نشان می‌دهد که *A. linifolium* در طیف وسیعی از شرایط آب و هوایی جوانه می‌زند و می‌تواند به مناطق جدید گسترش یابد (Mobli et al., 2019).

گل مروارید گونه‌ای از جنس قدومه (*Alyssum*) است. گونه‌های این جنس به داشتن موسیلاژ در اطراف بذر مشهور هستند. در تحقیقی به نقش موسیلاژ در پراکندگی بذر و جوانه‌زنی گونه‌ای قدومه (*Alyssum minus*) که یک گیاه یک ساله است، پرداخته شد. موسیلاژ بذر، پس از جذب آب، متورم شده و عرض بذرهای جذب شده با موسیلاژ سه برابر بیشتر از بذرهای بدون موسیلاژ می‌شوند و قابلیت چسبندگی به اشیاء را دارند. اسید جیبرلیک جوانه‌زنی بذرهای این گونه را با و بدون موسیلاژ افزایش داد. حضور موسیلاژ بر روی بذرهای در زمان جذب آب، به طور قابل توجهی باعث افزایش درصد جوانه‌زنی، علی‌رغم افزایش تنش آبی شد. محققین نشان دادند که موسیلاژ *A. minus* نقش مهمی در پراکندگی بذر، چسبندگی بذر به خاک، هیدراتاسیون بذر از طریق افزایش تماس سطحی با بستر دارد و می‌تواند برای جوانه‌زنی، به ویژه در شرایط تنش رطوبتی به عنوان یک مخزن آب عمل کند (Sun et al., 2012).

تحقیقات نشان داد که بذرهای تازه *A. minus* در جاتی از خواب فیزیولوژیکی را نشان می‌دهند به نحوی که دانه‌های تازه برداشت شده در دمای بینه ۱۵ درجه سلسیوس درصد کمی جوانه زدند، در حالی که بذرهایی که به مدت حدود سه ماه انبار شده بودند تا حدود ۱۰۰ درصد جوانه زدند. علاوه بر این، GA3

- Bayat, H., & Aminifard, M. H. (2018). Effects of salinity and drought stresses on seed germination, growth, and proline content of common daisy (*Bellis perennis* L. "Bellissima mixture") seedling. *Iranian Journal of Seed Science and Research*, 5(2), 83–93. <https://doi.org/10.22124/jms.2018.2913> [In Persian]
- Benech-Arnold, R. L., Sanchez, R. A., Forcella, F., Kruk, B. C., & Ghersa, C. M. (2000). Environmental control of dormancy in weed seed banks in soil. *Field Crops Research*, 67, 105–122. [https://doi.org/10.1016/S0378-4290\(00\)00087-3](https://doi.org/10.1016/S0378-4290(00)00087-3)
- Bond, W., Davies, G., & Turner, R. (2007). *The biology and non-chemical control of Bellis perennis* L. [PDF document]. <https://www.gardenorganic.org.uk/sites/www.gardenorganic.org.uk/files/organic-weeds/bellis-perennis.pdf>
- Estaji, A., Hosseini, B., Dehghan, E., & Pirzad, A. (2012). Seed treatment to overcome dormancy of *Salvia leriifolia* Bent. *International Research Journal of Applied and Basic Sciences*, 3(10), 2003–2008.
- Fariman, Z. K., Azizi, M., & Noori, S. (2011). Seed germination and dormancy breaking techniques for *Echinacea purpurea* L. *Journal of Biological and Environmental Sciences*, 5(13), 7–10.
- Fateh, E., Malekpourlashkariani, N., & Gerami, F. (2012). Effects of various treatments on *Echinacea purpurea* L. seed dormancy breaking and germination. *International Journal of Plant, Animal and Environmental Sciences*, 2(3), 188–194.
- Finch-Savage, W. E., & Leubner-Metzger, G. (2006). Seed dormancy and the control of germination. *New Phytologist*, 171(3), 501–523. <https://doi.org/10.1111/j.1469-8137.2006.01787.x>
- Finch-Savage, W. E., & Bassel, G. W. (2016). Seed vigour and crop establishment: Extending performance beyond adaptation. *Journal of Experimental Botany*, 67(3), 567–591. <https://doi.org/10.1093/jxb/erv490>
- Finkelstein, R., Reeves, W., Ariizumi, T., & Steber, C. (2008). Molecular aspects of seed dormancy. *Annual Review of Plant Biology*, 59, 387–415. <https://doi.org/10.1146/annurev.arplant.59.032607.092740>
- Gupta, S. M., Pandey, P., Grover, A., & Ahmed, Z. (2011). Breaking seed dormancy in *Hippophae salicifolia*, a high-value medicinal plant. *Physiology and Molecular Biology of Plants*, 17(4), 403–406. <http://doi.org/10.1007/s12298-011-0082-6>
- Kalateh, M., Kazemi, F., & Samiei, L. (2022, March 14). Investigating the effect of various factors on germination indices of *Salvia* species. In *The Fifth National Conference on New Technologies in Agriculture, Natural Resources and Environment*. Tehran, Iran. <https://civilica.com/doc/1472194.pdf> [In Persian]
- Keshtkar, H. R., Azarnivand, H., Etemad, V., & Moosavi, S. S. (2008). Seed dormancy-breaking and germination requirements of *Ferula ovina* and *Ferula gummosa*. *Desert*, 13, 45–51. <https://doi.org/10.22059/JDESERT.2008.27174>
- Khakpoor, A., Habibi Bibalani, Gh., & Mahdavi, Kh. (2011). Influence of scabbing and hot water treatment on germination of *Salvia verticillata* seeds. *Annals of Biological Research*, 2(5), 52–55.
- Khakpoor, A., Habibi Bibalani, Gh., & Mahdavi, Kh. (2013). Breaking seed dormancy and germination stimulation in *Salvia verticillata*. *Natural Ecosystems of Iran*, 3(1), 12–17.
- Khakpoor, A., Habibi Bibalani, Gh., & Mahdavi, Kh. (2015). Optimal treatment increased the seed germination of *Salvia verticillata* L. *Journal of BioScience & Biotechnology*, 4(3), 255–261.
- Kumari, P., & Dahiya, O. S. (2007). Dormancy, seed viability, and seed vigour. In S. S. Narwal, B. Politycka, & C. L. Goswami (Eds.), *Plant physiology research methods* (pp. 41–57). Scientific Publishers.
- Kwon, H. J., Shin, S. L., Kim, Y. R., & Kim, S. Y. (2020). Effects of temperature, gibberellic acid, and KNO₃ treatments on seed germination of *Maesa japonica*. *Seed Science and Technology*, 48(1), 65–72. <https://doi.org/10.15258/sst.2020.48.1.09>
- Lu, J. J., Tan, D. Y., Baskin, J. M., & Baskin, C. C. (2010). Fruit and seed heteromorphism in the cold desert annual ephemeral *Diptychocarpus strictus* (Brassicaceae) and possible adaptive significance. *Annals of Botany*, 105(6), 999–1014. <https://doi.org/10.1093/aob/mcq041>
- Mello, A. M., Streck, N. A., Blankenship, E. E., & Paparozzi, E. T. (2009). Gibberellic acid promotes seed germination in *Penstemon digitalis* cv. Husker Red. *HortScience*, 44(3), 870–873. <https://doi.org/10.21273/HORTSCI.44.3.870>
- Mobli, A., Mijani, S., Ghanbari, A., & Rastgoo, M. (2019). Seed germination and emergence of two flax-leaf alyssum (*Alyssum linifolium* Steph. Ex. Willd.) populations in response to environmental factors. *Crop and Pasture Science*, 70(9), 807–813. <https://doi.org/10.1071/CP19162>
- Nadjafi, F. M., Bannayan, L., Tabrizi, M., & Rastgoo, M. (2006). Seed germination and dormancy-breaking techniques for *Ferula gummosa* and *Teucrium polium*. *Journal of Arid Environments*, 64(3), 542–547. <https://doi.org/10.1016/j.jaridenv.2005.06.009>
- Ozcan, I. I., Arabaci, O., & Oğretmen, N. G. (2014). The determination of different germination applications on some sage species. *Turkish Journal of Agricultural Food Science & Technology*, 2(5), 203–207.
- Panwar, P. B., & Hardwaj, S. D. (2005). *Handbook of practical forestry*. Agrobios.

- Penfield, S., Meissner, R. C., Shoue, D. A., Carpita, N. C., & Bevan, M. W. (2001). MYB61 is required for mucilage deposition and extrusion in the *Arabidopsis* seed coat. *The Plant Cell*, 13(12), 2777–2791. <https://doi.org/10.1105/tpc.010265>
- Rahimi, H., Malek, M., & GhaderiFar, F. (2022). Seed dormancy: A review on importance, dormancy types, and elimination methods, with emphasis on the trend of seed dormancy research in Iran. *Iranian Journal of Seed Research*, 8(2), 131–150. <https://sid.ir/paper/1137141/en> [In Persian]
- Rouhi, H. R., Karimi, F. A., Shahbodaghlo, A. R., Sheikhalian, M., Rahmatatabadi, R., & Samadi, M., & Karimi, F. (2012). Effects of sulfuric acid, stratification, phytohormone, and potassium nitrate on dormancy breaking and germination of *Tulipa kaufmanniana* Regel. *International Journal of AgriScience*, 2(2), 136–142.
- Sadeghi, H., & Rasouli, M. (2012). Effective methods for improving seed germination of *Medicago scutellata* and *Medicago rigidula*. *Romanian Agricultural Research*, 29, 37–41.
- Sun, Y., Tan, D. Y., Baskin, C. C., & Baskin, J. M. (2012). Role of mucilage in seed dispersal and germination of the annual ephemeral *Alyssum minus* (Brassicaceae). *Australian Journal of Botany*, 60(5), 439–449. <https://doi.org/10.1071/BT11314>
- Tuncer, B., & Ummuhan, F. (2017). Research on overcoming the dormancy problem of *Corchorus olitorius* L. seeds. *Turkish Journal of Agricultural Research*, 4(3), 268–274. <http://dergipark.gov.tr/download/article-file/334867>
- Tursun, A. O. (2020). The effects of low temperature applications on dormancy of *Salvia verticillata* L. and *Rumex crispus* L. seeds. *Pakistan Journal of Botany*, 52(6), 1885–1890. [https://doi.org/10.30848/PJB2020-6\(18\)](https://doi.org/10.30848/PJB2020-6(18))
- Wester, T. L. (2012). The sticky tale of seed coat mucilages: Production, genetics, and role in seed germination and dispersal. *Seed Science Research*, 22(1), 1–25. <https://doi.org/10.1017/S0960258511000249>
- Zammali, I., Dabbous, A., Youssef, S., & BenHamed, K. (2022). Effects of chemical priming on the germination of the ornamental halophyte *Lobularia maritima* under NaCl salinity. *Seeds*, 1(2), 99–109. <https://doi.org/10.3390/seeds1020009>
- Zutić, I., & Dudai, N. (2008). Factors affecting germination of *Salvia officinalis* seed. *Acta Horticulturae*, 782, 121–126. <https://doi.org/10.17660/ActaHortic.2008.782.12>