فرآیند و کارکرد گیاهی، جلد ۱٤، شماره ٦٥، فروردین و اردیبهشت‌ماه ۱٤۰٤ صفحه: ۲۷۷-۲۹۳
https://doi.org/10.22034/14.65.277

مقاله پژوهشی

اثر پرایمینگ با استفاده از ترکیبات مختلف بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت در گیاهچه همیشه‌بهار (*Calendula officinalis*) تحت تنش شوری

هانیه سعادت[۱] و محمد صدقی*[۲]

[۱] اکولوژی گیاهان زراعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران

[۲] گروه تولید و ژنتیک گیاهی دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران

(تاریخ دریافت: ۱٤۰۳/۰۱/۲۱، تاریخ پذیرش نهایی: ۱٤۰۳/۰۷/۲٤)

چکیده

به منظور بررسی اثر پرایمینگ بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت در گیاهچه همیشه‌بهار تحت تنش شوری آزمایشی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار انجام شد. تیمارهای آزمایشی شامل چهار سطح شوری (صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌مولار) و چهار سطح پرایمینگ (شاهد (آب‌مقطر)، پرایمینگ با اسید سالیسیلیک (۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر)، جیبرلین (۲۰ میلی‌گرم در لیتر) و کیتوزان (۰/۸ درصد وزنی- حجمی که در اسید استیک یک درصد حل شده بود) بود. نتایج نشان داد که درصد جوانه‌زنی، طول گیاهچه، ضریب آلومتری و شاخص وزنی بنیه گیاهچه به ترتیب در حدود ۲۱، ۳۷، ۱۷ و ٤۳ درصد نسبت به شاهد شوری کاهش نشان داد، ولی پرایمینگ بذر با اسید سالیسیلیک، جیبرلین به‌ویژه کیتوزان این صفات را بهبود بخشید. کمترین سرعت جوانه‌زنی روزانه در پرایمینگ با اسید سالیسیلیک و جیبرلین به‌خصوص پرایمینگ با کیتوزان و میانگین مدت جوانه‌زنی در پرایمینگ با کیتوزان و بدون شوری حاصل شد. سرعت جوانه‌زنی و شاخص طولی بنیه گیاهچه در پرایمینگ با کیتوزان و بدون شوری به ترتیب ۷۵ و ۷۳ درصد نسبت به شاهد و شوری ۱۵۰ میلی‌مولار افزایش نشان دادند. فعالیت آنزیم کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز در پرایمینگ با کیتوزان به ترتیب در حدود ۱۸ و ۱۵ درصد نسبت به شاهد (آب‌مقطر) افزایش نشان دادند، این افزایش برای تیمار اسید سالیسیلیک در کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز در حدود ٤ درصد بود. همچنین، فعالیت آنزیم پراکسیداز در پرایمینگ با کیتوزان و شوری ۱۵۰ میلی‌مولار حدود ۳۲ درصد نسبت به شاهد (آب‌مقطر) و شوری ۵۰ میلی‌مولار بیشتر بود. نتایج نشان داد که تیمار بذر با اسید سالیسیلیک، جیبرلین و به‌ویژه کیتوزان با تحریک آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانتی و خنثی‌سازی رادیکال‌های آزاد می‌تواند اثرات مضر شوری بر برخی صفات در گیاهچه همیشه‌بهار را کاهش داده و رشد گیاهچه را بهبود بخشد. بنابراین، از آنجا که بذرهای همیشه‌بهار ضعیف هستند و قدرت جوانه‌زنی کمی دارند، کاربرد کیتوزان ۰/۸ درصد گزینه مناسبی برای بهبود جوانه‌زنی و رشد گیاهچه این گیاه است.

واژه‌های کلیدی: اسید سالیسیلیک، پرایمینگ، جیبرلین، کیتوزان، همیشه‌بهار

مقدمه

گیاه همیشه‌بهار (*Calendula officinalis* L.) گیاهی دارویی و یک‌ساله متعلق به تیره کاسنی است. منطقه بومی گل همیشه‌بهار بین مناطق دریای مدیترانه، مصر و اروپای مرکزی گسترش می‌یابد (Paniagua-Zambrana *et al.*, 2020). این گیاه گل‌های زرد تا نارنجی تولید می‌کند و در عرض ۸-۵ روز از بذرها در

*نویسنده مسؤل، نشانی پست الکترونیکی: m_sedghi@uma.ac.ir

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

دمای ۲۱ تا ۲٤ درجه سلسیوس جوانه می‌زند (Kadam *et al*., 2013). کشت گیاهان گلدار و زینتی به‌ویژه کشت گل همیشه‌بهار، بازده سرمایه‌گذاری نسبتاً بالایی را ایجاد می‌کند و سطح متوسط بهره‌وری نیروی کار بیشتری را در مقایسه با محصولات کشاورزی سنتی نشان می‌دهد (Ravinder *et al*., 2006). مقدار محصول گل خشک‌شده همیشه‌بهار به همراه کاسبرگ، ۱ تا ۲ تن در هکتار و بدون کاسبرگ ۳۵ تا ٤۰۰ کیلوگرم در هکتار است. شاخص سودآوری این گیاه، ٤/۲ در نظر گرفته می‌شود، یعنی به ازای یک ریال سرمایه‌گذاری، ٤/۲ ریال عایدی خواهد داشت (عمویی و همکاران، ۱۳۹٦). متأسفانه، آماری از سطح زیرکشت همیشه‌بهار در دسترس نیست، ولی در حدود ۲٦۰ هزار هکتار زمین برای کشت گیاهان دارویی یکساله و چندساله مورد استفاده قرار می‌گیرد که در مجموع، عملکردی در حدود ۵۰۰ هزار تن دارند. گیاه همیشه‌بهار سرشار از متابولیت‌های ثانویه و منبع غنی از ترکیب‌های آنتی‌اکسیدانی است (Yadegari, 2015; Garcia Risco *et al*., 2017). همچنین، این گیاه در کنار مصارف خوراکی به دلیل داشتن مواد مؤثره و برخی ترکیبات در صنعت و داروسازی استفاده می‌شود (حیدرزاده و همکاران، ۱۳۹۷).

شوری از مهم‌ترین تنش‌های غیرزیستی است، که بر رشد، نمو و ویژگی‌های عملکرد گیاه تأثیر منفی می‌گذارد و با تأثیر بر مورفولوژی، فیزیولوژی و مشخصات بیوشیمیایی گیاهان به ویژه در مناطق نیمه‌خشک و خشک، بهره‌وری گیاه را محدود می‌کند (Alam *et al*., 2021). گزارش شده است که یک میلیارد هکتار مساحت تحت تأثیر نمک در جهان است (Ivushkin *et al*., 2019). تنش شوری می‌تواند رشد گیاه را به دو صورت خشکی فیزیولوژیکی (وضعیت تنش آبی که در آن دسترسی به آب برای ریشه‌چه‌ها کاهش می‌یابد.) و سمیت خاص نمک (که در آن دسترسی به آب برای ریشه‌چه‌ها حتی در صورت وجود آب به دلیل نمک زیاد آب کاهش می‌یابد) محدود کند. گزارش‌ها نشان می‌دهد که به‌طور معنی‌داری شاخص‌های رشد و صفات فیزیولوژیکی در گل همیشه‌بهار تحت تنش شوری کاهش یافت (Afzal *et al*., 2017; Shabani Fard *et al*., 2024). سطح بالای سدیم و کلر باعث عدم تعادل یونی و تنش اسمزی می‌شود که بر مورفولوژی گیاه، تولید زیست‌توده و صفات بیوشیمیایی تأثیر منفی می‌گذارد. گیاهان مختلف دارای سازوکار تطبیقی برای غلبه بر تنش نمک با جذب یون‌های سدیم در واکوئل از طریق تنظیم اسمزی هستند (Rahneshan *et al*., 2018).

قرارگرفتن در معرض پرایمینگ بذر یکی از راهبردهایی است که برای سرعت بخشیدن به فعال‌شدن رشد گیاهچه، به ویژه جوانه‌زنی بذر در بسیاری از محصولات زراعی استفاده می‌شود. پرایمینگ بذر به عنوان یک روش سریع، آسان، کم هزینه و مؤثر برای بهبود جوانه‌زنی، پارامترهای مربوط به رشد گیاهچه، و دفاع گیاهچه در برابر تنش‌های غیر زنده در بسیاری از محصولات زراعی مهم است (Savvides *et al*., 2016; Iqbal *et al*., 2020). پرایمینگ، تیمار بذر قبل از کاشت تعریف می‌شود، که بذرها به‌طور کامل در آب یا محلول هر گونه عوامل شیمیایی (مانند تنظیم‌کننده‌های رشد گیاه، کیتوزان و غیره) غوطه‌ور می‌شوند و سپس دوباره به سطح رطوبت اولیه خشک می‌شوند (Savvides *et al*., 2016; Iqbal *et al*., 2020; Imran *et al*., 2013). بسته به نوع عامل شیمیایی، روش‌های پرایمینگ بذر به عنوان هیدروپرایمینگ، هورمون پرایمینگ، اسموپرایمینگ و غیره طبقه‌بندی می‌شوند (Mondal and Bose, 2021). هیدرو پرایمینگ یا خیساندن بذرها در آب ساده‌ترین، دوستدار محیط‌زیست و مقرون به صرفه‌ترین روش پرایمینگ بذر است (Catiempo *et al*., 2021). هورمون پرایمینگ یکی از روش‌های پرایمینگ رایج است که در آن بذرها در فیتوهورمون‌های ضروری با تأثیر مستقیم بر متابولیسم بذر، مانند اسید سالیسیلیک‌ها و جیبرلین‌ها برای بهبود جوانه‌زنی بذر و رشد گیاهچه در شرایط نامطلوب خیسانده می‌شوند (Rhaman *et al*., 2021). اسید سالیسیلیک یک هورمون محرک رشد گیاهی است که نقش دفاعی کاملاً مشخصی دارد (Chen *et al*., 2021). اسمو پرایمینگ شامل غوطه‌ورکردن بذرها در محلول هوادهی با پتانسیل آب کم و کنترل فشار اسمزی با تغییر غلظت مایع و در نتیجه جلوگیری

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

از جذب آب توسط بذرها می‌باشد (Mirmazloum *et al.*, 2020). آغازگرهای مورد استفاده مانند کیتوزان و پلی‌اتیلن گلیکول هستند. کیتوزان یک ماده شیمیایی مشتق‌شده طبیعی است که به صورت صنعتی از اسکلت بیرونی موجودات دریایی سنتز می‌شود. استفاده از این روش برای فعال‌کردن پاسخ ایمنی در میوه‌ها و سبزیجات قبل و بعد از برداشت، محافظت در برابر قارچ‌ها، باکتری‌ها، ویروس‌ها و سایر عوامل استرس‌زای غیرزنده به کار گرفته شده است (Hamza *et al.*, 2020). کیتوزان یک پلی‌ساکارید است که به‌طور مؤثر جوانه‌زنی بذر در گیاه همیشه‌بهار را تقویت می‌کند (Orzali *et al.*, 2017). کیتوزان اثرات منفی شوری را در گیاه همیشه‌بهار کاهش می‌دهد (Abdel-Mola and Ayyat, 2020). تنش غیرزیستی، به‌ویژه تنش شوری می‌تواند باعث افزایش گونه‌های فعال اکسیژن در گیاهان شود که منجر به افزایش تجمع پراکسید هیدروژن و دیگر رادیکال‌های هیدروکسیل می‌شود که بر رشد و نمو گیاه تأثیر می‌گذارد (Lu *et al.*, 2009). پرایمینگ تجمع گونه‌های فعال اکسیژن را در بذرها کاهش دهد (Zhang *et al.*, 2014). گزارش‌ها نشان داده است که پرایمینگ با اسید سالیسیلیک، جیبرلین و کیتوزان سرعت جوانه‌زنی، سرعت جوانه‌زنی روزانه، ضریب آلومتری، شاخص طولی و وزنی بنیه گیاهچه و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت از جمله کاتالاز، پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز را تحت شرایط تنش در گیاهان مختلف افزایش و میانگین مدت جوانه‌زنی را کاهش می‌دهد (سعادت و همکاران، ۱۴۰۲a؛ سعادت و همکاران، ۱۴۰۲b؛ سعادت و همکاران، ۱۴۰۲c؛ سعادت و همکاران، ۱۴۰۱a؛ Saadat *et al.*, 2023).

این مطالعه به منظور ارزیابی اثرات تیمارهای پرایمینگ شامل کیتوزان، اسید سالیسیلیک و جیبرلین بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت در گیاهچه همیشه‌بهار تحت تنش شوری انجام شد.

مواد و روش‌ها

به‌منظور بررسی اثر پرایمینگ با استفاده از ترکیبات مختلف بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت در گیاهچه همیشه‌بهار تحت تنش شوری آزمایشی به‌صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با چهار سطح شوری (صفر، ۵۰، ۱۰۰ و ۱۵۰ میلی‌مولار) (آقاسی یزدی و همکاران، ۱۳۹۱) و چهار سطح پرایمینگ (شاهد (آب‌مقطر)، جیبرلین (۲۰ میلی‌گرم در لیتر) (رضایی و همکاران، ۱۳۹۲) و اسید سالیسیلیک (۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر) (Mukhtar *et al.*, 2013) و کیتوزان (۰/۸ درصد وزنی- حجمی) (بیگم حسینی و همکاران، ۱۳۹۲) در دانشگاه محقق اردبیلی در سال ۱۴۰۲ انجام شد. برای تهیه محلول‌های نمکی از NaCl آزمایشگاهی استفاده شد و با حل‌کردن ۵۸/۴۴ گرم نمک در یک لیتر آب محلول ۱ مولار نمک بدست آمد، سپس غلظت‌های اشاره شده با رقیق‌کردن محلول اصلی حاصل شد که این غلظت‌ها به ترتیب معادل صفر، ۱/۷۱، ۳/۴۲ و ۵/۱۳ دسی‌زیمنس بر متر است. بذر گواهی‌شده همیشه‌بهار تولید ۱۴۰۱ بود که از شرکت پاکان بذر اصفهان تهیه شد. ابتدا بذرها درون محلول‌های پرایمینگ و آب‌مقطر به‌مدت ۱۸ ساعت در دمای ۲۵ درجه سلسیوس قرار داده شدند. بعد از پرایمینگ، بذرها به‌وسیله آب مقطر شستشو و در دمای آزمایشگاه به مدت ۲۴ ساعت خشک شدند. سپس، آزمون جوانه‌زنی استاندارد روی بذرها انجام شد. آزمون جوانه‌زنی به روش پتری در سه تکرار ۲۵ بذری در دمای ۲۵ درجه سلسیوس به مدت ۱۲ روز انجام گرفت (ISTA, 2012). در این روش، از کاغذهای صافی واتمن استفاده شد. کف ظرف با استفاده از یک لایه کاغذ صافی پوشانده و ۲۵ عدد بذر روی کاغذ صافی که با آب‌مقطر خیسانده شده بود، قرار گرفت. پس از بستن درب، ظرف به داخل ژرمیناتور منتقل شد. در این مرحله از آزمون، شمارش بذرها یک روز پس از انتقال بذرها به محیط‌کشت آغاز شد و تا ثابت‌شدن جوانه‌زنی (۱۲ روز) پس از کاشت ادامه یافت. معیار جوانه‌زنی یک بذر، خروج ریشه‌چه به میزان ۲ میلی‌متر (اندازه‌گیری به‌وسیله خط‌کش میلی‌متری مدرج) از پوسته بذر

جدول ۱- روابط محاسباتی مورد استفاده برای تعیین برخی صفات گیاهچه همیشه‌بهار

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

صفات	روابط	منابع
سرعت جوانه‌زنی (Germination Rate)	$GR = \sum_{i=1}^{N} Si / Di$	Ellis and Roberts, 1980
سرعت جوانه‌زنی روزانه (Daily germination rate)	DGS = 1/MDG	Maguire, 1962
میانگین مدت جوانه‌زنی (Mean germination time)	MGT = Σ (Ni) /ΣN)	امیدی و همکاران، ۱۳۹۳
ضریب آلومتری (Allometry coefficient)	CA = LR/LS	Skott *et al*., 1984
شاخص طولی بنیه بذر (Seedling Length Vigor Index)	SLVI = SL (mm) × GP/100	Abdul-Baki and Anderson, 1973
شاخص وزنی بنیه بذر (Seedling Weight Vigor Index)	SWVI = SDW (gr) × GP/100	Abdul-Baki and Anderson, 1973

MDG: میانگین جوانه‌زنی روزانه، N: تعداد دفعات شمارش، Ni: تعداد بذر جوانه‌زده در روز، Si: تعداد بذرهای جوانه‌زده در هر روز، Di: تعداد روز تا شمارش nام، LR: طول ریشه‌چه، LS: طول ساقه‌چه، GP: درصدجوانه‌زنی، SL: طول گیاهچه و SDW: وزن خشک گیاهچه.

در نظر گرفته شد. اندازه‌گیری طول گیاهچه به‌وسیله خط‌کش مدرج برحسب سانتی‌متر اندازه‌گیری شد. در پایان دوره جوانه‌زنی (۱۲ روز) تعداد کل بذرهای جوانه‌زده شمارش و یادداشت‌برداری جهت تعیین درصد جوانه‌زنی انجام و برای محاسبه شاخص‌های مورد مطالعه از روابط جدول ۱ استفاده شد.

به‌منظور تعیین فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت در همیشه‌بهار، گیاهچه‌ها در دمای ۲۵ درجه سلسیوس در داخل پتری درون ژرمیناتور به مدت ۹ روز رشد داده شدند. پس از بازشدن برگ‌های اولیه از هر تیمار پنج گیاهچه به صورت تصادفی انتخاب و بعد از قراردادن در فویل آلومینیومی، به فریزر با دمای ۷۲- درجه سلسیوس منتقل شدند. به‌منظور استخراج عصاره آنزیمی، ۰/۵ گرم نمونه از هر تیمار توزین و در داخل هاون چینی (که از قبل در یخچال نگهداری شده بود) با استفاده از نیتروژن مایع هموژن گردید و بعد از آن ۵ میلی‌لیتر از بافر فسفات سرد (pH=۷/۵) حاوی ۰/۵ میلی‌مولار EDTA به هاون افزوده شد. سپس، هموژن‌ها به اپندورف‌های ۲ میلی‌لیتری منتقل شده و به مدت ۱۵ دقیقه با دمای ٤ درجه سلسیوس با سرعت ۱۵۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفوژ شدند. تمامی مراحل در روند تهیه عصاره آنزیمی در دمای ٤-۱ درجه سلسیوس انجام گرفت. جهت پیشگیری از انجماد و ذوب متوالی نمونه‌ها سوپرناتانت حاصل به سه قسمت تقسیم و تا زمان اندازه‌گیری آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان در دمای ۲۰- درجه سلسیوس نگهداری شدند (Sairam *et al*., 2002).

سنجش فعالیت آنزیم کاتالاز: سنجش فعالیت آنزیم کاتالاز طبق روش (Aebi, 1984) 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 آب‌مقطر به ۳ میلی‌لیتر رسانده شد. با افزودن پراکسید هیدروژن واکنش شروع گردید و تغییرات جذب در طول‌موج ۲٤۰ نانومتر در مدت یک دقیقه ثبت شد. محلول جذب زمینه برای دستگاه شامل تمام موارد استفاده شده بجز عصاره آنزیمی استخراج شده بود. میزان پراکسید هیدروژن تجزیه‌شده با استفاده از ضریب خاموشی (ε= 39/4 $\mu M^{-1}cm^{-1}$) محاسبه و فعالیت آنزیم کاتالاز براساس میکرومول پراکسید هیدروژن تجزیه‌شده در دقیقه بر میلی‌گرم پروتئین بیان شد.

سنجش فعالیت آنزیم پراکسیداز: سنجش فعالیت آنزیم پراکسیداز طبق روش (Hemeda and Klein, 1990) انجام شد. مخلوط واکنش شامل ۲۵۰ میکرولیتر بافر فسفات ۱۰۰ میلی‌مولار (pH=۷)، ۲۵۰ میکرولیتر گایاکول ۱۰ میلی‌مولار محلول در آب دوبار تقطیرشده، ۳٤ میکرولیتر پراکسید هیدروژن ۷۰ میلی‌مولار محلول در فسفات پتاسیم ۱۰۰ میلی‌مولار (pH=۷)، ٤٦۷ میکرولیتر آب دو بار تقطیر استریل شده و ۲۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی بود. تغییرات جذب در طول‌موج ٤۷۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر اندازه‌گیری شد. در نتیجه فعالیت آنزیم پراکسیداز بر حسب واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه گزارش شد.

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

سنجش فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز: فعالیت آنزیم براساس روش (Giannopolitis and Ries, 1977) 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 ریبوفلاوین، متیونین به میزان ۱۳ میلی‌مول در لیتر، نیتروبلوتترازولیوم به میزان ٦۳ 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 ۲۰W به مدت ۱۵ دقیقه و ۱۰۰ دور در دقیقه برروی شیکر گذاشته شد. سپس، جذب در طول‌موج ٥٦۰ نانومتر خوانده شد.

آنالیز داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار SAS 9.1 و مقایسه میانگین‌ها با آزمون دانکن در سطح احتمال ۵ درصد انجام شد. برای رسم شکل‌ها از نرم‌افزار Excel 2018 استفاده شد.

نتایج

درصد جوانه‌زنی: اثر ساده پرایمینگ و شوری بر درصد جوانه‌زنی در سطح احتمال ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۲). نتایج مقایسه میانگین نشان داد که بیش‌ترین درصد جوانه‌زنی (۸۸/۸۳ درصد) در پرایمینگ با کیتوزان مشاهده شد. البته سطوح اسید سالیسیلیک و جیبرلین نیز در درصد جوانه‌زنی مؤثر بود. با افزایش شوری، درصد جوانه‌زنی کاهش یافت. به‌طوریکه، بیش‌ترین درصد جوانه‌زنی (۸۸/۹۲ درصد) در شاهد (شوری صفر) و کم‌ترین آن‌ها به ترتیب ۷۰/۲۵ درصد در شوری ۱۵۰ میلی‌مولار به‌دست آمد (جدول ۳).

سرعت جوانه‌زنی: نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر ساده پرایمینگ و شوری بر سرعت جوانه‌زنی در سطح احتمال ۱ درصد و برهمکنش آن‌ها در سطح احتمال ۵ درصد معنی‌دار بود (جدول ۲). پرایمینگ با اسید سالیسیلیک و جیبرلین توانست سرعت جوانه‌زنی را افزایش دهد. با این وجود، تأثیر کیتوزان بیشتر از اسید سالیسیلیک و جیبرلین بود. به‌طوری‌که بیش‌ترین سرعت جوانه‌زنی (۲/۳۲۷ بذر در روز) در پرایمینگ با کیتوزان و بدون شوری و کم‌ترین آن (۰/۵۷۳ بذر در روز) در شاهد (آب‌مقطر) با شوری ۱۵۰ میلی‌مولار مشاهده شد (شکل ۱).

سرعت جوانه‌زنی روزانه: نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر ساده پرایمینگ و شوری روی سرعت جوانه‌زنی روزانه در سطح احتمال ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۲). نتایج مقایسه میانگین نشان داد که بیش‌ترین سرعت جوانه‌زنی روزانه (۰/۱۷٤) در شاهد (آب‌مقطر) مشاهده شد. سطوح اسید سالیسیلیک، جیبرلین به‌خصوص کیتوزان سرعت جوانه‌زنی روزانه کاهش دادند (جدول ۳). با افزایش شوری، سرعت جوانه‌زنی روزانه افزایش یافت. به‌طوریکه، بیش‌ترین سرعت جوانه‌زنی روزانه (۰/۱۷۲) در شوری ۱۵۰ میلی‌مولار و کم‌ترین آن (۰/۱۳۷) در شاهد (شوری صفر) به‌دست آمد (جدول ۳).

میانگین مدت جوانه‌زنی: در این تحقیق، اثر ساده پرایمینگ و شوری و برهمکنش آن‌ها روی میانگین مدت جوانه‌زنی در سطح احتمال ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۲). البته کاربرد اسید سالیسیلیک و جیبرلین نیز میانگین مدت جوانه‌زنی را کاهش داد. به‌طوری‌که بیش‌ترین میانگین مدت جوانه‌زنی (۱/۷۷۳ روز) در شاهد (آب‌مقطر) و شوری ۱۵۰ میلی‌مولار و کم‌ترین آن (۰/٤۳٤ روز) در پرایمینگ با کیتوزان و بدون شوری مشاهده شد (شکل ۲).

طول گیاهچه: نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر ساده پرایمینگ و شوری روی طول گیاهچه در سطح احتمال ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۲). پرایمینگ با اسید سالیسیلیک و جیبرلین روی میانگین مدت جوانه‌زنی تأثیر معنی‌داری داشت. نتایج نشان داد که تأثیر کیتوزان بیشتر از اسید سالیسیلیک و جیبرلین بود. به‌طوری‌که بیش‌ترین طول گیاهچه (۱۲/۲۹۱ سانتی‌متر) در پرایمینگ با کیتوزان و کم‌ترین آن (۸/۲۸۰ سانتی‌متر) در شاهد مشاهده شد (جدول ۳). بر طبق نتایج به‌دست آمده می‌توان گفت که با افزایش سطوح شوری از طول گیاهچه کاسته می‌شود، به‌طوری‌که کم‌ترین طول گیاهچه (۷/۸٦٥ سانتی‌متر) در شوری ۱۵۰ میلی‌مولار

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]
[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

جدول ۲- تجزیه واریانس اثر پرایمینگ و شوری بر روی صفات مورد مطالعه در گیاهچه همیشه‌بهار

منابع تغییر	درجه آزادی	میانگین مربعات					
		درصد جوانه‌زنی	سرعت جوانه‌زنی	سرعت جوانه‌زنی روزانه	میانگین مدت جوانه‌زنی	طول گیاهچه	ضریب آلومتری
پرایمینگ	۳	۵/۲۷۹**	۱/۸۱۲۷**	۰/۰۰۳۰۹**	۰/۹۲۳۹**	۳۸/۴۹۷**	۰/۰۲۶۵۶**
شوری	۳	۵/۱۵۷**	۱/۰۸۵۴**	۰/۰۰۲۷۲**	۰/۶۰۵۹**	۴۵/۲۶۷**	۰/۰۶۵۱۶**
پرایمینگ × شوری	۹	۰/۱۷۵^{ns}	۰/۰۴۲۸*	۰/۰۰۰۰۵^{ns}	۰/۰۵۸۷**	۱/۲۸۸^{ns}	۰/۰۱۶۳۷^{ns}
خطای آزمایشی	۴۷	۰/۱۴۱	۰/۰۱۹۷	۰/۰۰۰۱۱	۰/۰۱۰۵	۰/۶۱۸	۰/۰۰۷۹۶
ضریب تغییرات (٪)		۵/۶۵۵	۱۰/۲۷۹	۶/۸۸۳	۱۲/۳۰۱	۷/۷۷۴	۱۱/۹۱۵

ns، * و ** به ترتیب غیر معنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

ادامه جدول ۲-

منابع تغییر	درجه آزادی	میانگین مربعات				
		شاخص طولی بنیه گیاهچه	شاخص وزنی بنیه گیاهچه	کاتالاز	پراکسیداز	سوپراکسید دیسموتاز
پرایمینگ	۳	۶۴/۳۴۹**	۹/۵۱۳**	۶۲/۲۲۸**	۳۶/۰۹۶**	۱۱/۰۸۵**
شوری	۳	۶۹/۸۹۶**	۱۰/۲۷۶**	۳۷/۱۵۱*	۸/۷۲۲**	۷/۰۹۲**
پرایمینگ × شوری	۹	۲/۹۶۴**	۰/۲۶۴^{ns}	۲/۰۱۵^{ns}	۱/۵۲۰*	۰/۱۶۴^{ns}
خطای آزمایشی	۴۷	۰/۶۰۲	۰/۱۴۹	۸/۳۵۵	۰/۷۱۷	۰/۲۸۷
ضریب تغییرات (٪)		۹/۳۵۷	۹/۷۳۹	۱۴/۴۴۹	۵/۶۶۸	۴/۳۲۲

ns، * و ** به ترتیب غیرمعنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

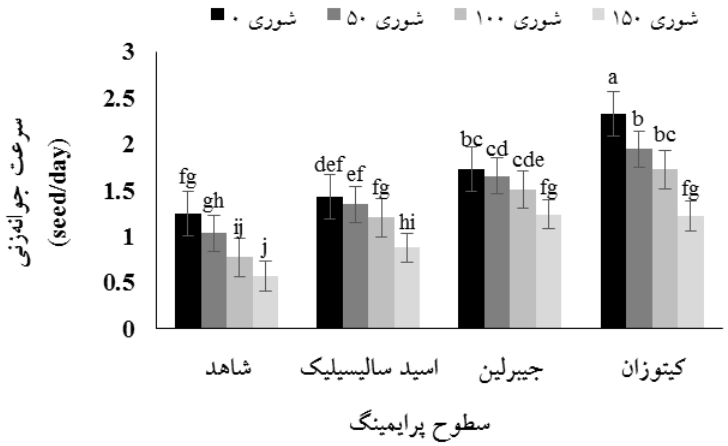
جدول ۳- مقایسه میانگین اثر ساده پرایمینگ و شوری بر روی صفات مورد مطالعه در گیاهچه همیشه‌بهار

پرایمینگ	درصد جوانه‌زنی	ضریب آلومتری	طول گیاهچه (سانتی‌متر)	شاخص وزنی بنیه گیاهچه	کاتالاز (واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه)	سوپراکسید دیسموتاز (واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه)
شاهد (آب‌مقطر)	۶۹/۴۲^{d}	۰/۶۷۹^{b}	۸/۲۸۰^{d}	۲/۹۰۳^{d}	۱۹/۰۱۴^{b}	۱۱/۴۱۸^{c}
اسید سالیسیک ۱۰۰ میلی‌گرم	۷۷/۵۸^{c}	۰/۷۷۴^{a}	۹/۰۸۱^{c}	۳/۶۴۳^{c}	۱۹/۶۸۱^{b}	۱۱/۸۱۵^{c}
جیبرلین ۲۰ میلی‌گرم	۸۳/۲۵^{b}	۰/۷۶۴^{a}	۱۰/۷۸۸^{b}	۴/۳۴۲^{b}	۱۸/۰۵۲^{b}	۱۲/۹۳۳^{b}
کیتوزان ۰/۸ درصد وزنی حجمی	۸۸/۸۳^{a}	۰/۷۷۸^{a}	۱۲/۲۹۱^{a}	۴/۹۶۷^{a}	۲۳/۲۶۹^{a}	۱۳/۴۸۷^{a}
شوری (میلی‌مولار)						
۰	۸۸/۹۲^{a}	۰/۸۵۳^{a}	۱۲/۴۲۸^{a}	۵/۰۱۳^{a}	۱۷/۸۷۴^{c}	۱۱/۶۶۶^{c}
۵۰	۸۲/۳۳^{b}	۰/۷۴۴^{b}	۱۰/۷۴۶^{b}	۴/۳۲۲^{b}	۱۹/۴۵۵^{bc}	۱۲/۰۰۳^{c}
۱۰۰	۷۷/۵۸^{c}	۰/۷۱۳^{b}	۹/۴۰۲^{c}	۳/۶۷۸^{c}	۲۰/۶۸۷^{ab}	۱۲/۵۵۸^{b}
۱۵۰	۷۰/۲۵^{d}	۰/۶۸۵^{b}	۷/۸۶۵^{d}	۲/۸۴۲^{d}	۲۲/۰۰۰^{a}	۱۳/۴۲۶^{a}

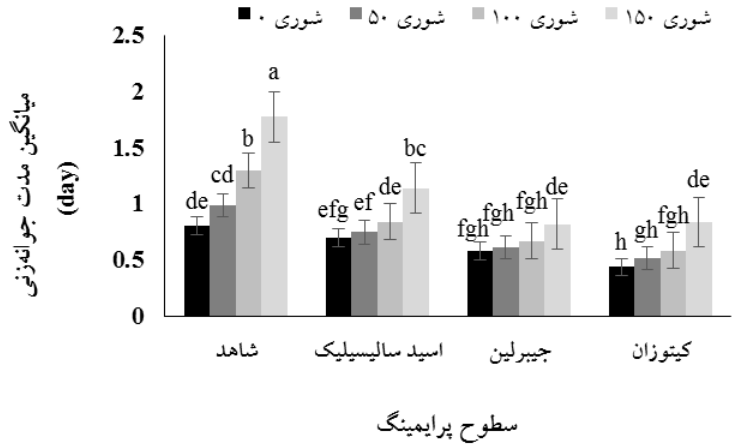
حروف متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار در سطح احتمال پنج درصد است.

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]



شکل ۱- برهمکنش پرایمینگ و شوری بر سرعت جوانه‌زنی در همیشه‌بهار. حروف متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد بر حسب آزمون دانکن است.



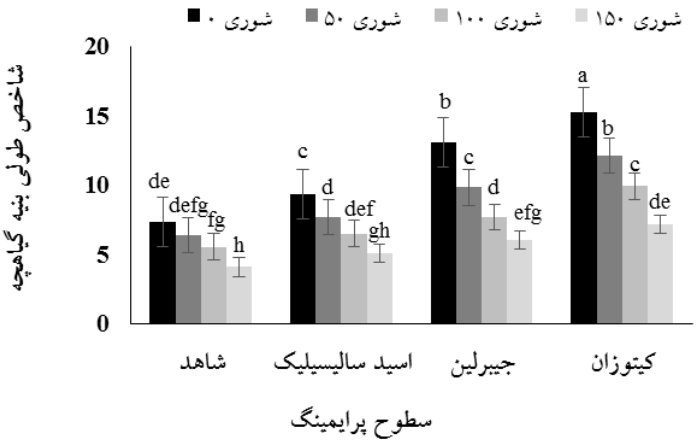
شکل ۲- برهمکنش پرایمینگ و شوری بر میانگین مدت جوانه‌زنی در همیشه‌بهار. حروف متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد بر حسب آزمون دانکن است.

به‌دست آمد (جدول ۳).

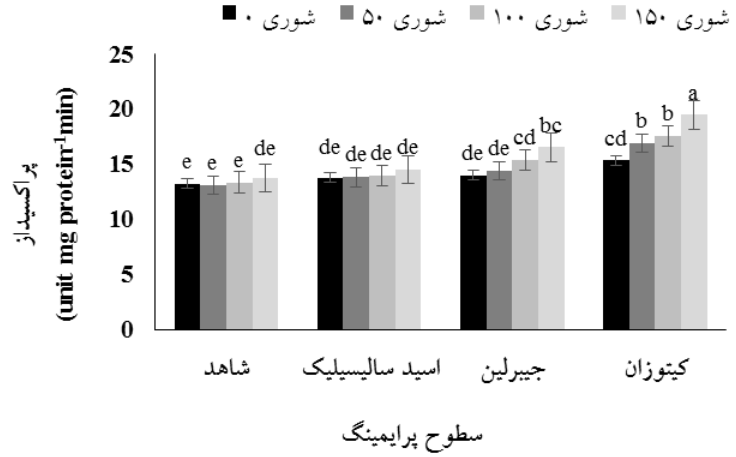
ضریب آلومتری: نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر ساده پرایمینگ و شوری روی ضریب آلومتری در سطح احتمال ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۲). پرایمینگ با اسید سالیسیلیک و جیبرلین ضریب آلومتری را افزایش داد. اما تأثیر کیتوزان بیشتر از اسید سالیسیلیک و جیبرلین بود. بیش‌ترین ضریب آلومتری (۰/۷۷۸) در پرایمینگ با کیتوزان و کم‌ترین آن (۰/٦۷۸) در شاهد مشاهده شد (جدول ۳). با افزایش سطوح شوری ضریب آلومتری کاهش یافت، به‌طوری‌که بیش‌ترین ضریب آلومتری (۰/۸۵۳) در شاهد و کم‌ترین آن (۰/٦۸۵) در شوری ۱۵۰ میلی‌مولار مشاهده شد (جدول ۳). ضریب آلومتری حاصل طول ریشه‌چه به ساقه‌چه است که مقاومت به تنش‌های محیطی را نشان می‌دهد.

شاخص وزنی و طولی گیاهچه: در این تحقیق، اثر ساده پرایمینگ و شوری روی شاخص طولی و وزنی بنیه گیاهچه در سطح احتمال ۱ درصد و برهمکنش آن‌ها تنها روی شاخص طولی بنیه گیاهچه در سطح احتمال ۱ درصد معنی‌دار بود (جدول ۲). بیش‌ترین شاخص وزنی بنیه گیاهچه (٤/۹٦۷) در پرایمینگ با کیتوزان و کم‌ترین آن (۲/۹۰۳) در شاهد مشاهده شد. تیمار با اسید سالیسیلیک و جیبرلین نیز توانست

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]
[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]



شکل ۳- برهمکنش پرایمینگ و شوری بر شاخص طولی بنیه گیاهچه در همیشه‌بهار. حروف متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد بر حسب آزمون دانکن است.



شکل ٤- برهمکنش پرایمینگ و شوری بر فعالیت پراکسیداز در همیشه‌بهار. حروف متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد بر حسب آزمون دانکن است.

شاخص طولی بنیه گیاهچه را افزایش دهد. اما تأثیر کیتوزان بیشتر از آن‌ها بود (جدول ۳). همچنین، بیش‌ترین شاخص طولی بنیه گیاهچه (١٥/٢١٤) در پرایمینگ با کیتوزان و بدون شوری و کم‌ترین آن (٤/٠٥٥) در شاهد و شوری ١٥٠ میلی‌مولار مشاهده شد (شکل ۳).

فعالیت آنزیم‌های کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز: در این تحقیق، اثر ساده پرایمینگ و شوری روی فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز در سطح احتمال ۱ درصد و اثر ساده آن‌ها روی فعالیت آنزیم کاتالاز در سطح احتمال ۵ درصد معنی‌دار بود (جدول ۲). نتایج مقایسه میانگین نشان داد که بیش‌ترین فعالیت آنزیم کاتالاز (٢٣/٢٦٩ واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه) و سوپراکسید دیسموتاز (١٣/٤٨٧ واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه) در شاهد و کم‌ترین آن‌ها به ترتیب ١٩/٠١٤ و ١١/٤١٨ واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه در پرایمینگ با کیتوزان به‌دست آمد (جدول ۳). پرایمینگ با اسید سالیسیلیک و جیبرلین نیز اثر مثبتی بر فعالیت آنزیم کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز داشت، به‌طوری‌که بعد از کیتوزان، اسید سالیسیلیک و جیبرلین بیش‌ترین فعالیت آنزیم کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز را نشان دادند. تشدید شوری فعالیت آنزیم کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز را افزایش داد،

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]
[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

به‌طوری‌که بیش‌ترین فعالیت آنزیم کاتالاز (۲۲/۰۰۰ واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه) و سوپراکسید دیسموتاز (۱۳/٤۲٦ واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه) در شوری ۱۵۰ میلی‌مولار مشاهده شد.

فعالیت آنزیم پراکسیداز: نتایج تجزیه واریانس نشان داد که اثر ساده پرایمینگ و شوری روی فعالیت آنزیم پراکسیداز در سطح احتمال ۱ درصد و برهمکنش آن‌ها در سطح احتمال ۵ درصد معنی‌دار بود (جدول ۲). بیش‌ترین فعالیت آنزیم پراکسیداز (۱۹/٤٦۰ واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه) در پرایمینگ با کیتوزان و شوری ۱۵۰ میلی‌مولار و کم‌ترین آن(۱۳/۰۸۰ واحد میلی‌گرم بر پروتئین در دقیقه) در شاهد (آب مقطر) و شوری ۵۰ میلی‌مولار به‌دست آمد (شکل ٤). البته سطوح اسید سالیسیلیک و جیبرلین نیز در فعالیت آنزیم پراکسیداز مؤثر بود.

بحث

نتایج مطالعه حاضر نشان داد، سطوح مختلف شوری تأثیر منفی در بیشتر صفات مورد بررسی در گیاهچه همیشه‌بهار داشت و سبب کاهش رشد گیاهچه گردید. کاربرد اسید سالیسیلیک، جیبرلین به‌خصوص کیتوزان توانست اثرات نامطلوب شوری را کاهش دهد. شوری از طریق کاهش جذب آب، سمیت یونی، تنش اکسیداتیو، تغییرات فرآیندهای متابولیک، تخریب غشا، کاهش تقسیم سلولی، گیاهچه را تحت تأثیر قرار می‌دهد (Zhu *et al.*, 2007). در این تحقیق با افزایش سطوح شوری درصد جوانه‌زنی، سرعت جوانه‌زنی، میانگین جوانه‌زنی روزانه و طول گیاهچه کاهش و همچنین میانگین مدت جوانه‌زنی و سرعت جوانه‌زنی روزانه افزایش یافت که مطابق با تحقیقات انجام‌شده روی گیاهان مختلف بود(سعادت و همکاران، a؛ سعادت و همکاران، ۱٤۰۱a؛ Saadat *et al.*, 2023). تنش تعادل بین تولید گونه‌های فعال اکسیژن داخل سلولی و مهار را مختل کرده، توانایی مهار گونه‌های فعال اکسیژن را کاهش می‌دهد و در نتیجه پراکسیداسیون لیپید افزایش یافته و آسیب سیستم غشای سلولی را تسریع می‌کند (Li *et al.*, 2019). استفاده از پرایمینگ، تولید گونه‌های فعال اکسیژن را کاهش داده یا به‌طور بالقوه، رادیکال‌های آزاد را خنثی می‌کند. تحقیقات نشان داده است که تیمارهای پرایمینگ شاخص‌های جوانه‌زنی را تحت شرایط شوری در گیاه همیشه‌بهار افزایش می‌دهد (Afzal *et al.*, 2017). آنیون‌ها و کاتیون‌ها با حل‌شدن در آب، پتانسیل آب را کاهش داده، به‌طوریکه بذرها با وجود آب در محیط به دلیل این‌که ظرفیت واکنش آن‌ها در اشغال یون‌ها قرار دارد نمی‌تواند آب را جذب کند (Jamil *et al.*, 2006). اختلال در جذب آب باعث کند شدن فعل و انفعالات داخل بذر شده در نتیجه مدت زمان خروج ریشه‌چه افزایش یافته و موجب کاهش درصد جوانه‌زنی و سرعت جوانه‌زنی می‌شود (Sharif *et al.*, 1998; Rajabi Dehnavi *et al.*, 2020). شوری به علت کاهش هورمون‌های اکسین، جیبرلین و اسید سالیسیلیک، تغییر در ذخایر بذر بر ساختارهای پروتینی و کاهش تقسیم سلولی و متابولیسم گیاه، جوانه‌زنی را کاهش می‌دهد (Turhan and Ayaz, 2004; Ibrahim, 2016). افزایش یون‌های سدیم و کلر طی تنش شوری، موجب ایجاد سمیت یونی (Kaya *et al.*, 2006) و اختلال در سوخت و ساز عنصرهای غذایی شده و در نهایت بر فرآیندهای فیزیولوژیک گیاه تأثیر سوء گذاشته و منجر به کاهش درصد جوانه‌زنی می‌شود (Zhou, 2010). پرایمینگ از طریق نرم‌کردن پوسته بذر در شرایط تنش شوری خروج ریشه‌چه را تسریع کرده و موجب افزایش درصد جوانه‌زنی می‌شود (حقیقی و عبدالهی‌پور، ۱۳۹۸). دلیل کاهش سرعت جوانه‌زنی با افزایش غلظت کلرید سدیم می‌تواند ناشی از تنش خشکی فیزیولوژیک باشد. علاوه بر این، کاهش سرعت جوانه‌زنی بذرها ناشی از کاهش در فعالیت آنزیم آلفا آمیلاز است (Rehman *et al.*, 2015). در این تحقیق، پرایمینگ بذر، سرعت جوانه‌زنی بذر را با بهبود فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانتی، محلول در جنین همیشه‌بهار افزایش داد. بنابراین آسیب ناشی از تنش شوری کاهش می‌یابد. پرایمینگ باعث افزایش ساخت پروتئین در جنین، ترمیم و سنتز نوکلئیک اسیدها، افزایش فعالیت آنزیم‌های هیدرولتیک و افزایش ظرفیت آنتی‌اکسیدانتی در شرایط تنش محیطی می‌شود و این

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]
[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

امر منجر به افزایش سرعت جوانه‌زنی می‌گردد (Shahverdi *et al.*, 2017). پرایمینگ جذب آب را تسهیل کرده و فعالیت‌های متابولیکی را برای تسریع جوانه‌زنی و ظهور ریشه‌چه افزایش می‌دهد (Ofoe *et al.*, 2022). در واقع، پرایمینگ با افزایش میزان آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت نظیر گلوتاتیون و آسکوربات تحت تنش شوری، واکنش‌های پراکسیداسیون لیپید در روند جوانه‌زنی را کاهش داده و سبب افزایش درصد جوانه‌زنی می‌شود (حسن‌زاده کهل‌سفلی و همکاران، ۱۳۹۱). گزارش‌ها نشان داده است که پرایمینگ سرعت جوانه‌زنی در گیاه همیشه‌بهار را افزایش می‌دهد (باقری، و همکاران، ١٤٠١). کاهش سرعت جوانه‌زنی در اثر تنش شوری و افزایش این صفت طی پرایمینگ در مطالعات سعادت و همکاران (١٤٠١b) بر روی لوبیا و سعادت و همکاران (١٤٠٢a) در گیاه برنج نیز گزارش شده است. از آنجایی که سرعت جوانه‌زنی روزانه عکس میانگین جوانه‌زنی روزانه است، افزایش در میانگین جوانه‌زنی روزانه طی پرایمینگ سبب کاهش سرعت جوانه‌زنی روزانه می‌شود. تحقیقات کاهش سرعت جوانه‌زنی روزانه در طول پرایمینگ و افزایش آن را تحت تنش شوری نشان داده‌اند (سعادت و همکاران، ١٤٠١a). و این می‌تواند به علت بروز اختلالات رشدی و کوچک‌شدن غیرطبیعی سطح در مرحله جوانه‌زنی حاصل از تنش شوری باشد (قنبری و کرم‌نیا، ۱۳۹۵). افزایش میانگین مدت جوانه‌زنی طی تنش شوری به دلیل کاهش بذور جوانه‌زده است و ممکن است میانگین مدت جوانه‌زنی برای جوانه‌زنی این بذرها، نسبت به سطوح تنش با درصد جوانه‌زنی بالاتر کاهش نشان دهد. همچنین، تأثیر منفی شوری بر نفوذپذیری غشا، تقسیم سلولی، سنتز پروتئین و فعالیت‌های آنزیمی، میانگین مدت جوانه‌زنی را افزایش می‌دهد (Emmerich and Hardegree, 1990). پرایمینگ بذر میانگین مدت جوانه‌زنی را کاهش می‌دهد، زیرا سنتز پروتئین را در پایه مسیرهای متابولیک اصلی فعال می‌کند و مواد ذخیره را تحریک می‌کند. در واقع، رویدادهای متابولیکی قبل از جوانه‌زنی اتفاق می‌افتد، قبل از اینکه ریشه‌چه ظهور یابد. این توالی از رویدادها توسط تنش ناشی از پرایمینگ ایجاد می‌شود (Pawar and Laware, 2018). در طول پرایمینگ بخشی از پروتئین‌ها و کربوهیدرات‌ها در اثر آنزیم‌ها هیدرولیزکننده تجزیه شده و در فرآیند جوانه‌زنی شرکت می‌کند و این امر سبب تسریع جوانه‌زنی و کاهش متوسط مدت جوانه‌زنی می‌شود (Harris *et al.*, 2001). در واقع، متوسط مدت جوانه‌زنی در بذرهای پرایم شده با کیتوزان ممکن است ناشی از برهم‌کنش بین رادیکال‌های آزاد و سنتز مجدد آنزیم‌های متصل به غشا باشد. افزایش میانگین مدت جوانه‌زنی تحت تنش شوری در تحقیقات دیگر روی گیاهان مختلف نیز گزارش شده است (سعادت و همکاران، ١٤٠٢a؛ سعادت و همکاران، ١٤٠١b). کاهش انتقال مواد غذایی از بافت‌های ذخیره‌ای بذر به جنین به دلیل کاهش فعالیت آنزیم آلفاآمیلاز طی تنش که، سبب کاهش طول گیاهچه می‌شود (McDonald, 1999). همچنین، کاهش جذب آب توسط بذر تحت تنش سبب کاهش ترشح هورمون‌ها، آنزیم‌ها و در نهایت آن اختلال در طول گیاهچه می‌گردد (Tanveer *et al.*, 2020; Adamipour *et al.*, 2019). در واقع، شوری با کاهش فشار آماس در سلول‌ها سبب کاهش تقسیم سلولی شده در نهایت باعث کاهش طول گیاهچه می‌شود (Balasubramaniam *et al.*, 2023). طول گیاهچه به دلیل استفاده از پرایمینگ با کیتوزان و به‌دنبال آن اسید سالیسیلیک و جیبرلین افزایش یافت و این افزایش در مقایسه با شاهد ممکن است باعث افزایش سرعت تقسیم سلولی و شروع زودتر جوانه‌زنی شود (Afzal *et al.*, 2011). تحقیقات نشان داده است که پرایمینگ بذرها در گیاه همیشه‌بهار طول گیاهچه تحت تنش افزایش می‌دهد (Afzal *et al.*, 2017؛ هلالی سلطان احمدی و همکاران، ١٤٠٠). در تحقیقی بر روی گیاه برنج و لوبیا سعادت و همکاران (١٤٠٢a؛ ١٤٠١a) نشان دادند که تنش شوری موجب کاهش طول گیاهچه شد. ضریب آلومتری حاصل طول ریشه‌چه به ساقه‌چه است که مقاومت به تنش‌های محیطی را نشان می‌دهد. از آنجایی که ضریب آلومتری از نسبت طول ریشه‌چه به ساقه‌چه به دست می‌آید، این امر نشان می‌دهد که میزان افزایش طول ساقه‌چه نسبت به طول ریشه‌چه کمتر است و به عبارتی طول ساقه‌چه کمتر

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

تحت تأثیر تیمارهای آماده‌سازی بذر با آب‌مقطر، جیبرلین، اسید سالیسیلیک و کیتوزان قرار گرفته است. کاهش ضریب آلومتری به‌طور مستقیم نشان‌دهنده کاهش رشد ریشه‌چه و ماده خشک ریشه‌چه بوده و به‌طور غیرمستقیم نشان‌دهنده تولید گیاهچه‌های ضعیف و بذرهای با بنیه پایین است. در این تحقیق، ضریب آلومتری طی شوری کاهش یافت هر چند تفاوت معنی‌داری بین سطوح شوری نبود و این امر نشان می‌دهد که کاهش جذب آب توسط بذر تحت تنش شوری منجر به کاهش ترشح هورمون‌ها و آنزیم‌های آلفا آمیلاز، لیپاز و اینورتاز شده و سبب اختلال در ساقه‌چه می‌گردد و در نهایت بر نسبت طول ساقه‌چه به ریشه‌چه اثر می‌گذارد (پناهی و همکاران، ۱۳۹۱). شوری، سرعت رشد محور جنین را از طریق تحت تأثیر قراردادن انتقال مواد غذایی از لپه‌ها کاهش داده و با محدودکردن رشد ریشه‌چه و ساقه‌چه (Datta and Dayal, 1991) ضریب آلومتری را کاهش می‌دهد. همچنین، شوری با کاهش پتانسیل اسمزی موجب اختلال در فرآیندهای هیدرولیزی بذر شده و با ایجاد سمیت یونی، طول ریشه‌چه و ساقه‌چه را کاهش داده و با تشدید سطوح شوری ضریب آلومتری را کاهش می‌دهد (Rehman *et al.*, 1997). این تحقیق نشان می‌دهد که کاهش طول ریشه‌چه در مقایسه با ساقه‌چه تحت تنش شوری بیشتر است و پرایمینگ با کیتوان آن را بهبود بخشید (سعادت و همکاران، ۱۴۰۲a)، هر چند تفاوت معنی‌داری بین سطوح اسید سالیسیلک، جیبرلین و کیتوزان نبود. پرایمینگ تحت تنش سبب بهبود ضریب آلومتری در گل همیشه‌بهار می‌شود (هلالی سلطانی احمدی و همکاران، ۱۴۰۰). محققان نشان دادند با افزایش سطوح کیتوزان طول ریشه‌چه و ساقه‌چه افزایش یافت که به دنبال آن ضریب آلومتری نیز افزایش می‌یابد (سعادت و همکاران، ۱۴۰۱a). شاخص‌های طولی و وزنی بنیه گیاهچه تحت تأثیر طول گیاهچه، وزن خشک گیاهچه و درصد جوانه‌زنی است و هر تنشی که این صفات را کاهش دهد سبب کاهش بنیه گیاهچه می‌گردد (Hoseini *et al.*, 2013). کاهش بنیه گیاهچه تحت پتانسیل اسمزی کم می‌تواند به دلیل تجزیه مواد آندوسپرم یا انتقال آهسته‌تر این ماده به گیاهچه باشد (Mosavian and EshraghiNejad, 2013). تنش شوری علاوه بر کاهش جذب آب توسط بذر با تأثیر روی تحرک ذخایر بذر و سنتز پروتئین‌های جنینی، بنیه گیاهچه را کاهش می‌دهد (Almansoori *et al.*, 2001). شوری با کاهش میزان آب بافت گیاهچه در اثر کاهش فشار تورگر، جمع‌شدن ماده خشک در بافت‌های ذخیره‌ای ریشه‌چه، تغییر فعالیت‌های طبیعی در اثر سمیت یون‌های کلر و سدیم و ایجاد پتانسیل اسمزی منفی در گیاهچه، بنیه گیاهچه را کاهش می‌دهد (Zia and Khan, 2004; Sharma *et al.*, 2004). تیمارهای پرایمینگ بذر به دلیل افزایش هیدرولیز نشاسته، بنیه گیاهچه را به طور قابل ملاحظه‌ای بهبود می‌بخشد (Mukhtar *et al.*, 2013). در تحقیقی بر روی گیاه همیشه‌بهار باقری و همکاران (۱۴۰۱) نشان دادند که پرایمینگ موجب افزایش شاخص بنیه گیاهچه شد. هلالی سلطان احمدی و همکاران (۱۳۹۷) در گیاه همیشه بهار افزایش شاخص‌های بنیه گیاهچه تحت تنش گزارش نمودند. پرایمینگ با بهبود غشای سیتوپلاسمی موجب کاهش اتلاف الکترولیت‌ها شده و بنیه گیاهچه را افزایش می‌دهد. تحقیقات نشان داده است که استفاده از سطوح پرایمینگ درصد جوانه‌زنی و وزن خشک گیاهچه را افزایش داده که در پی آن شاخص‌های بنیه گیاهچه هم افزایش می‌یابد (سعادت و همکاران، ۱۴۰۲a؛ سعادت و همکاران ۱۴۰۲b؛ سعادت و همکاران، ۱۴۰۱a).

در تحقیق حاضر، فعالیت سوپراکسید دیسمیوتاز در پاسخ به تنش شوری افزایش یافت. به این دلیل که تنش شوری باعث تبدیل رادیکال‌های سوپراکسید به پراکسید هیدروژن در سلول می‌شود. این اتفاق چرخه کلوین را مختل کرد و بر تشکیل قند در گیاهان تأثیر منفی گذاشت. بنابراین، گیاهان با افزایش فعالیت سوپراکسید دیسمیوتاز خود، از اثرات مضر پراکسید هیدروژن از طریق تشکیل قند در کلروپلاست‌ها جلوگیری می‌کنند (Sarker and Oba, 2020). سنتز کاتالاز برای سم‌زدایی پراکسید هیدروژن در شرایط تنش شوری مورد نیاز است (Hasanuzzaman *et al.*, 2020). استفاده از پرایمینگ

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]
[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

در گل همیشه‌بهار فعالیت آنزیم کاتالاز، پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز در غلظت‌های بالای شوری افزایش داد. افزایش فعالیت کاتالاز، پراکسیداز و سوپراکسید دیسمیوتاز تحت تنش شوری را در گیاهان مختلف گزارش است (سعادت و همکاران، ۱٤۰۲a؛ Saadat *et al.*, 2023). گیاهان با سنتز انواع محافظ اسمزی و آنتی‌اکسیدانت‌های آنزیمی از جمله کاتالاز، پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز به تنش شوری پاسخ می‌دهند (Kohli *et al.*, 2021). کیتوزان می‌تواند تولید رادیکال‌های آزاد با افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانتی محدود کند و از فعالیت‌های NADPH اکسیداز، پروتئاز و RNAها جلوگیری کند (Verma and Mishra, 2005). البته اسید سالیسیلیک و جیبرلین به‌طور قابل توجهی آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت را در گیاه همیشه‌بهار تحت شرایط تنش شوری، اما به میزان کمتر نسبت به کیتوزان، بهبود بخشیدند. پرایمینگ می‌تواند اثرات نامطلوب تنش را کاهش داده و موجب بهبود سیستم آنتی‌اکسیدانتی از جمله کاتالاز، پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز در گیاه گل همیشه‌بهار شود (Bayat *et al.*, 2022; Akhtar *et al.*, 2022). در تحقیقی دیگر پرایمینگ تحت تنش سبب بهبود آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت از جمله کاتالاز و پراکسیداز در گل همیشه‌بهار گردید (هلالی سلطان احمدی و همکاران، ۱٤۰۰). در مطالعه حاضر، پرایمینگ با کیتوزان با افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت در گیاهچه همیشه بهار توانست، مهار گونه‌های فعال اکسیژن را افزایش داده و محتوای پراکسید هیدروژن و رادیکال‌های سوپراکسید را کاهش دهد، در نتیجه آسیب ناشی از تنش اکسیداتیو تحت شوری ایجاد شده را کاهش دهد. این یافته‌ها نشان می‌دهد که پرایمینگ بذر با کیتوزان ظرفیت مهار گونه‌های فعال اکسیژن را افزایش می‌دهد و تأمین انرژی و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی تحت شوری را افزایش داده و در نتیجه اثرات نامطلوب تنش شوری در گیاهچه همیشه‌بهار را کاهش می‌دهد. پرایمینگ بذر با کیتوزان یک رویکرد امیدوارکننده برای افزایش جوانه‌زنی بذر و رشد گیاهچه تحت شوری است.

نتیجه‌گیری

در این پژوهش اثر پرایمینگ‌های مختلف بر ویژگی‌های جوانه‌زنی گیاه همیشه‌بهار بررسی شد. براساس نتایج به‌دست آمده از این تحقیق، شوری باعث کاهش ویژگی‌های جوانه‌زنی گیاهچه همیشه‌بهار گردید. اعمال شوری در سطوح مختلف در مقایسه با شاهد و سایر تیمارها روی صفات جوانه‌زنی همیشه بهار، کاهش معنی‌داری را نشان داد. کاربرد اسید سالیسیلیک و جیبرلین به‌ویژه کیتوزان توانست تا حدودی آثار مخرب شوری را کاهش دهد. براساس یافته‌های این تحقیق فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت در نتیجه استفاده از کلیه تیمارهای مختلف تغییر یافت، اما بیش‌ترین فعالیت آنزیم‌ها در تیمار با کیتوزان به‌دست آمد که می‌توان از این تیمار برای افزایش رشد گیاهچه استفاده نمود. یافته‌های ما نشان داد که پرایمینگ بذر با اسید سالیسیلیک و جیبرلین به‌خصوص کیتوزان برای بهبود جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت همیشه‌بهار تحت تنش شوری امیدوارکننده است. با این حال، مطالعات بیش‌تری برای کشف سازوکارهای تحمل شوری ناشی از پرایمینگ بذر در شرایط آزمایشگاه مورد نیاز است.

منابع

آقاسی یزدی، نسرین، محمودزاده، هما، و عباسپور، حسین (۱۳۹۱). بررسی جوانه‌زنی بذور گل همیشه‌بهار در شرایط تنش شوری (*Calendula officinalis* L.). دومین همایش ملی علوم و تکنولوژی بذر، مشهد، ایران.

امیدی، حشمت، جعفرزاده، لیلا، و نقدی بادی، حسنعلی (۱۳۹۳). بذر گیاهان دارویی و زراعی. انتشارات دانشگاه شاهد، تهران.

باقری، علیرضا، مندنی، فرزاد، گراوندی، آزاده، و امیری، سحر (۱٤۰۱). بررسی اثر هیدرو و اسموپرایمینگ بر خصوصیات جوانه‌زنی بذور پلی‌مورف گیاه همیشه‌بهار رقم پُر پر ایرانی (*Calendula officinalis* L.). *علوم و فناوری بذر*، *۱۱*(۱)، ۱-۱٤. DOR: 10.22092/IJSST.2021.126923.1282

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

بیگم‌حسینی، معصومه، طاهری، قدیر، واعظی کاخکی، محمدرضا، و صلاتی، منصور (۱۳۹۲). تأثیر پرایمینگ بذر با کیتوزان بر ویژگی‌های جوانه‌زنی گیاه دارویی همیشه‌بهار (*Calendula officinalis*) در شرایط تنش خشکی. همایش ملی پدافند غیر عامل در بخش کشاورزی، قشم، ایران.

پناهی، مهدی، اکبری، غلامعلی، روستاخیز، جواد، و گلباشی، محمد (۱۳۹۱). واکنش ژنوتیپ‌های گلرنگ به تنش شوری از لحاظ صفات مرتبط با جوانه‌زنی و رشد اولیه گیاهچه. *علوم و فناوری بذر ایران*، *۱*(۲)، ۲۱۲-۲۲۲.

حقیقی، مریم، و عبدالهی‌پور، بهزاد (۱۳۹۸). تأثیر سرکه چوب کاج بر جوانه‌زنی و ویژگی‌های رشدی و فیزیولوژیک، و جذب عناصر در ریحان. *روابط خاک و گیاه (علوم و فنون کشت‌های گلخانه‌ای)*، *۱۰*(۲)، ۱۱-۲۴.

حسن‌زاده کهل سفلی، سمیه، طاهری، قدیر، و مهرزاد، جمشید (۱۳۹۱). اثرات پرایمینگ بر جوانه‌زنی ذرت شیرین (*Zea mays* Cv. Basin) تحت تنش کلرید سدیم. *تحقیقات بذر (علوم و تکنولوژی بذر)*، *۱۲*(۱)، ۶۲-۷۰.

حیدرزاده، سعید، جلیلیان، جلیل، پیرزاد، علیرضا، و جامعی، رشید (۱۳۹۷). اثر کودهای زیستی بر برخی خصوصیات کمی و کیفی ماشک مراغه (Vicia sp.) در شرایط دیم و آبیاری تکمیلی. *دانش کشاورزی و تولید پایدار*، *۲۸*(۳)، ۱۸۷-۲۰۸.

رضایی، محمد، صدقی، محمد، و سیدشریفی، رئوف (۱۳۹۲). اثر انواع پرایمینگ بر جنبه‌های بیوشیمیایی جوانه‌زنی بذر همیشه‌بهار در شرایط شوری. پایانامه کارشناسی ارشد، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران.

سعادت، طیبه، صدقی، محمد، سید شریفی، رئوف، و فرزانه، سلیم (۱۴۰۱a). تأثیر کیتوزان بر شاخص‌های جوانه‌زنی لوبیا چیتی (*Phaseolus vulgaris* L.) رقم صدری در شرایط تنش شوری. *پژوهش‌های بذر ایران*، *۹*(۲)، ۱۵۱-۱۶۲. DOR: 10.29252/yujs.9.2.151

سعادت، طیبه، صدقی، محمد، سید شریفی، رئوف، و فرزانه، سلیم (۱۴۰۱b). تأثیر پرایمینگ با سطوح مختلف کیتوزان، روی برخی ویژگی‌های فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی لوبیا چیتی (*Phaseolus vulgaris* L.) تحت تنش شوری. *فن آوری تولیدات گیاهی*، *۱۴*(۲)، ۸۹-۷۵. DOR: 10.22084/PPT.2023.26100.2075

سعادت، هانیه، سلطانی، الیاس، و صدقی، محمد (۱۴۰۲a). تأثیر پرایمینگ بذر با کیتوزان بر ویژگی‌های جوانه‌زنی و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی در گیاهچه‌های برنج (*Oryza sativa* L.) تحت تنش شوری. *فرآیند و کارکرد گیاهی*، *۱۲*(۵۴)، ۲۳۹-۲۵۸. http://jispp.iut.ac.ir/article-1-1728-fa.html

سعادت، هانیه، و صدقی، محمد (۱۴۰۲b). اثر پرایمینگ و فرسودگی بر شاخص‌های رشد و فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدان در بذر ذرت هیبرید سینگل کراس ۷۰۴. *علوم و فناوری بذر ایران*، *۱۲*(۲)، ۴۹-۶۳. DOR: 10.22092/IJSST.2022.360339.1459

سعادت، هانیه، و صدقی، محمد (۱۴۰۲c). اثر پرایمینگ و فرسودگی بذر بر شاخص‌های جوانه‌زنی و فعالیت برخی آنزیم‌های هیدرولیتیک و چرخه گلی‌اکسیلات در ذرت (*Zea mays* L.). *علوم و تحقیقات بذر ایران*، *۱۰*(۱)، ۶۷-۸۱. DOR: 10.22124/JMS.2023.23130.1726

عمویی، محمدعلی، مجاهد، مژگان، و مجاهد، مریم (۱۳۹۶). بسته کارآفرینی تولید همیشه‌بهار. جلد ۱، انتشارات اسرار علم، تهران.

قنبری، مجید، و کرم‌نیا، سهیل (۱۳۹۵). ارزیابی تأثیر پیری بذر بر برخی خصوصیات جوانه‌زنی لوبیا (*Phaseolus vulgaris* L.) توده بومی استان گیلان تحت شرایط تنش شوری. ششمین همایش ملی حبوبات ایران، خرم‌آباد، ایران.

هلالی سلطان احمدی، فهیمه، عامریان، محمدرضا، عباس‌دخت، حمید، و قیاسی، مهدی (۱۴۰۰). مطالعه تأثیر پرایمینگ بر القای مقاومت به تنش خشکی در مرحله جوانه‌زنی و عملکرد کمی و کیفی همیشه‌بهار (*Calendula officinalis* L.). رساله دکتری، دانشگاه صنعتی شاهرود، شاهرود، ایران.

هلالی سلطان احمدی، فهیمه، عامریان، محمدرضا، قیاسی، مهدی، و عباسدخت، حمید (۱۳۹۷). بررسی تأثیر پیش‌تیمار بذر بر

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

عملکرد، اجزا عملکرد و غلظت عنصر معدنی فسفر تحت تنش خشکی در همیشه‌بهار (*Calendula officinalis* L.). *تحقیقات گیاهان دارویی و معطر ایران*، ٤(۳٤)، ٥٦٥–٥٧٨. DOR: 10.22092/IJMAPR.2018.116528.2214

Abdel-Mola, M. A. M, & Ayyat, A. M. (2020). Interactive effects of water salinity stress and chitosan foliar-spray application on vegetative and flowering growth aspects and chemical constituents of pot marigold (*Calendula officinalis* L.) plant. *Scientific Journal of Agricultural Sciences*, *2*(2), 80-89. https://doi.org/10.21608/sjas.2020.47674.1048

Abdul-Baki, A. A, & Anderson, J. D. (1973). Vigor determination in soybean by multiple criteria. *Crop Science*, *13*, 630-633. https://doi.org/10.2135/cropsci1973.0011183X001300060013x

Adamipour, N., Khoshkhui, M., Salehi, H., & Rho, H. (2019). Effect of vermicompost on morphological and physiological performances of pot marigold (*Calendula officinalis* L.) under salinity conditions. *Advances in Horticultural Science*, *33*(3), 345-358. https://doi.org/10.13128/ahs-23714

Aebi, H. (1984). Catalase in vitro. *Methods in Enzymology*, *105*, 121-126. https://doi.org/10.1016/S0076-6879(84)05016-3

Afzal, I., Basra, S. M. A., & Ahmad, N. (2011). Hormonal priming induces salt tolerance in wheat through enhanced antioxidant defence system. *Cereal Research Communications*, *39*(3), 334-342. https://doi.org/10.1556/CRC.39.2011.3.3

Afzal, I., Rahim, A., Qasim, M., Younis, A., Nawaz, A., & Bakhtavar, M. A. (2017). Inducing salt tolerance in french marigold (*Tagetes patula*) through seed priming. *Acta Scientiarum Polonorum Hortorum Cultus*, *16*(3), 109-118. https://doi.org/10.24326/asphc.2017.3.11

Akhtar, G., Faried, H. N., Razzaq, K., Ullah, S., Wattoo, F. M., Shehzad, M. A., Sajjad, Y., Ahsan, M., Javed, T., & Dessoky, E. S. (2022). Chitosan-induced physiological and biochemical regulations confer drought tolerance in pot marigold (*Calendula officinalis* L.). *Agronomy*, *12*(2), 474. https://doi.org/10.3390/agronomy12020474

Alam, M. S., Tester, M., Fiene, G., & Mousa, M. A. A. (2021). Early growth stage characterization and the biochemical responses for salinity stress in tomato. *Plants*, *10*(4), 712. https://doi.org/10.3390/plants10040712

Almansoori, M., Kinet, M., & Lutts, Y. (2001). Effect of salt and osmotic stresses on germination in durum wheat (*Triticum durum* Defs.). *Plant and Soil*, *231*(2), 243-254. https://doi.org/10.1023/A:1010378409663

Balasubramaniam, T., Shen, G., Esmaeili, N., & Zhang, H. (2023). Plants' response mechanisms to salinity stress. *Plants*, *12*(12), 2253. https://doi.org/10.3390/plants12122253

Bayat, H., Shafie, F., & Shahraki, B. (2022). Salinity effects on growth, chlorophyll content, total phenols, and antioxidant activity in *Salvia lavandulifolia* Vahl. *Advances in Horticultural Science*, *36*(2), 145-153. https://doi.org/10.36253/ahsc-12015

Catiempo, R. L., Photchanachai, S., Bayogan, E. R. V., & Wongs-Aree, C. (2021). Impact of hydropriming on germination and seedling establishment of sunflower seeds at elevated temperature. *Plant, Soil and Environment*, *67*, 491-498. https://doi.org/10.17221/163/2021-PSE

Chen, X., Zhang, R., Xing, Y., Jiang, B., Li, B., & Xu, X. (2021). The efficacy of different seed priming agents for promoting sorghum germination under salt stress. *PloS One*, *16*(1), e0245505. https://doi.org/10.1371/journal.pone.0245505

Datta, K. S, & Dayal, J. (1991). Studies on germination and early seedling growth of gram (*Cicer arietinum* L.) as affected by salinity. In: Plant Physiology (eds. Dhir, K. K., Dua, I. S. and Chark, K. S.) Pp. 273-276. Haryana Agricultural University, India.

Ellis, R. H, & Roberts, E. H. (1980). Seed physiology and seed quality in soybean. In: Advances in Legume Science (eds. Summerfield, R. J. and Bunting, A. H.) Pp. 287-311. Royal Botanic Gardens, United Kingdom.

Emmerich, W. E, & Hardegree, S. P. (1990). Polyethylen glycol solution contact effect on seed germination. *Agronomy Journal*, *82*, 1103-1107. https://doi.org/10.2134/agronj1990.00021962008200060015x

Garcia-Risco, M. R., Mouhid, L., & Padilla, A. L. (2017). Biological activities of Asteraceae (*Achillea millefolium* and *Calendula officinalis*) and Lamiaceae (*Melissa officinalis* and *Origanum majorana*) plant extracts. *Plant Foods for Human Nutrition*, *72*(1), 96-102. https://doi.org/10.1007/s11130-016-0596-8

Giannopolitis, C. N, & Ries, S. K. (1977). Superoxide dismutase. I. Occurrence in higher plants. *Journal of Plant Physiology*, *59*(2), 309-314. https://doi.org/10.1104/pp.59.2.309

Hamza, O. M, & AL-Taey, D. K. A. (2020). A study on the effect of glutamic acid and benzyl adenine application up on growth and yield parameters and active components of two Broccoli hybrids. *International Journal of Agricultural and Statistical Sciences*, *16*(1), 1163-1167. https://doi.org/connectjournals.com/03899.2020.16.1163

Harris, D., Raghuwanshi, B. S., & Gangwar, J. S. (2001). Participatory evaluation by farmers of onfarm seed priming in wheat in India and Nepal. *Experimental Agriculture*, *37*(3), 403-415. https://doi.org/10.1017/S0014479701003106

Hasanuzzaman, M., Bhuyan, M., Zulfiqar, F., Raza, A., Mohsin, S. M., Mahmud, J. A., Fujita, M., & Fotopoulos, V. (2020). Reactive oxygen species and antioxidant defense in plants under abiotic stress: Revisiting the crucial role of

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

a universal defense regulator. *Antioxidants*, *9*(8), 681. https://doi.org/10.3390/antiox9080681
Hemeda, H. M, & Klein, B. P. (1990). Effects of naturally occurring antioxidants on peroxidase activity of vegetable extracts. *Journal of Food Science*, *55*, 184-185. https://doi.org/10.1111/j.1365-2621.1990.tb06048.x
Hoseini, M., Baser, S., & Jahandideh, E. (2013). Response of fennel to priming techniques. *Annual Review and Research in Biology*, *3*, 124-130. http://eprint.subtopublish.com/id/eprint/2823
Ibrahim Ehab, 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, M., Mahmood, A., Römheld, V., & Neumann, G. (2013). Nutrient seed priming improves seedling development of maize exposed to low root zone temperatures during early growth. *European Journal of Agronomy*, *49*, 141-148. https://doi.org/10.1016/j.eja.2013.04.001
Iqbal, H., Yaning, C., Rehman, H., Waqas, M., Ahmed, Z., Raza, S. T., & Shareef, M. (2020). Improving heat stress tolerance in late planted spring maize by using different exogenous elicitors. *Chilean Journal of Agricultural Research*, *80*(1), 30-40. https:// doi.org/10.4067/S0718-58392020000100030
ISTA. (2012). International Rules for Seed Testing. Bassersdorf, Switzerland: The International Seed Testing Association (ISTA).
Ivushkin, K., Bartholomeus, H., Bregt, A. K., Pulatov, A., Kempen, B., & De Sousa, L. (2019). Global mapping of soil salinity change. *Remote Sensing of Environment*, *231*(13), 111260. https://doi.org/10.1016/j.rse.2019.111260
Jamil, M., Lee, D. B., Jung, K. Y., Ashraf, M., Lee, S. C., & Rha, E. S. (2006). Effect of salt (NaCl) stress on germination and early seedling growth of four vegetables species. *Journal of Central European Agriculture*, *7*(2), 273-282.
Kadam, C. L., Bhingare, R., Sumbe, R., Nikam, A., & Patil, G. (2013). Physicochemical and phytochemical investigation of *Tagetes erecta* Linn flowers (*Asteraceae*). *Journal of Biology Science Open,* 1(1), 21-24. https:// doi.org/10.7897/2321-6328.01124
Kaya, M. D., Okcu, G., Atak, M., Cıkili, Y., & Kolsarici, O. (2006). Seed treatments to overcome salt and drought stress during germination in sunflower (*Helianthus annuus* L.). *European Journal of Agronomy*, *24*(4), 291-295.
Kohli, S. K., Khanna, K., Bhardwaj, R., Abda Allaha, E. F., Ahmad, P., & Corpas, F. J. (2021). Assessment of subcellular ROS and NO metabolism in higher plants: Multifunctional signallingmolecules. *Antioxidants*, *8*(12), 641. https://doi.org/10.3390/antiox8120641
Lu, S., Su, W., Li, H., & Guo, Z. (2009). Abscisic acid improves drought tolerance of triploid bermudagrass and involves H_2O_2-and NO-induced antioxidant enzyme activities. *Plant Physiology and Biochemistry*, *47*, 132-138. https://doi.org/10.1016/j.plaphy.2008.10.006
Maguire, J. D. (1962). Speed of germination, aid in selection and evaluation for seedling emergence and vigour. *Crop Science*, *2*, 176-177. https://doi.org/10.2135/cropsci1962.0011183X000200020033x
McDonald, M. B. (1999). Seed deterioration. Physiology, repair and assessment. *Seed Science and Technology*, *27*(1), 177-237. http://pascalfrancis.inist.fr/vibad/index.php?action=getRecordDetail&idt
Mirmazloum, I., Kiss, A., Erdelyi, E., Ladanyi, M., Nemeth, E. Z., & Radacsi, P. (2020). The effect of osmopriming on seed germination and early seedling characteristics of *Carum carvi* L. *Agriculture*, *10*(4), 94. https://doi.org/10.3390/agriculture10040094
Mondal, S, & Bose, B. (2021). Seed priming: An interlinking technology between seeds, seed germination and seedling establishment. In: Plant Reproductive Ecology—Recent Advances (eds. Rustagi, A. and Chaudhry, B.) Pp. 1-16. IntechOpen, London.
Mosavian, S. N, & Eshraghi-Nejad, M. (2013). The effects of seed size and salinity on seed germination characteristic in wheat (var. Chamran). *International Journal of Farming and Allied Sciences*, *2*(2), 1379-1383.
Mukhtar, K., Afzal, I., Qasim, M., Basra, S. M. A., & Shahid, M. (2013). Does priming promote germination and early stand establishment of French Marigold (*Tagetes patula* L.) seeds by inducing physiological and biochemical changes? *Acta Scientiarum Polonorum Hortorum Cultus*, *12*(3), 13-21.
Ofoe, R., Qin, D., Gunupuru, L. R., Thomas, R. H., & Abbey, L. (2022). Effect of pyroligneous acid on the productivity and nutritional quality of greenhouse tomato. *Plants*, *11*(13), 1650-1665.
Orzali, L., Corsi, B., Forni, C., & Riccioni, L. (2017). Chitosan in agriculture: A new challenge for managing plant disease. In: Biological Activities and Application of Marine Polysaccharides (ed. Shalaby, E. A.) Pp. 17-36. Intech. https://doi.org/10.5772/66840
Paniagua-Zambrana, N. Y., Bussmann, R. W., & Romero, C. (2020). *Calendula officinalis* L. asteraceae. In: Ethnobotany of the Andes (eds. Paniagua-Zambrana, N. and Bussmann, R.) Pp. 1-4. Ethnobotany of Mountain Regions. Springer, Cham. https://doi.org/10.1007/978-3-319-77093-2_51-1
Pawar, V, & Laware, S. (2018). Seed priming a critical review. *International Journal of Advanced Research in Biological Sciences*, *5*, 94-101. https://doi.org/10.26438/ijsrbs/v5i5.94101
Rajabi Dehnavi, A., Zahedi, M., & Ludwiczak, A. (2020). Effect of salinity on seed germination and seedling development of sorghum (*Sorghum bicolor* (L.) Moench) genotypes. *Agronomy*, *10*(6), 859.

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]
[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

https://doi.org/10.3390/agronomy10060859
Ravinder, S., Dhaliwal, H. S., & Joshi, A. S. (2006). Contract farming of floriculture in Punjab- problems and prospects. *Journal of Ornamental Horticulture*, *9*, 153-158.
Rehman, H., Iqbal, H., Basra, S. M. A., Afzal, I., Farooq, M., Wakeel, A., & Ning, W. (2015). Seed priming improves early seedling vigor, growth and productivity of spring maize. *Journal of Integrative Agriculture*, *14*(9), 1745-1754. https://doi.org/10.1016/S2095-3119(14)61000-5
Rehman, S., Harris, P. J. C., Bourne, W. F., & Wikin, J. (1997). The effect of sodium chloride on germination and the potassium and calcium contents of Acacia seeds. *Seed Science and Technology*, *25*, 45-57. http://pascal-francis.inist.fr/vibad/index.php?action=getRecordDetail&idt=2682205
Rahneshan, Z., Nasibi, F., & Moghadam, A. A. (2018). Effects of salinity stress on some growth physiological, biochemical parameters and nutrients in two pistachio (*Pistacia vera* L.) rootstocks. *Journal of Plant Interactions*, *13*, 73-82. https://doi.org/10.1080/17429145.2018.1424355
Rhaman, M. S., Imran, S., Rauf, F., Khatun, M., Baskin, C. C., Murata, Y., & Hasanuzzaman, M. (2021) Seed priming with phytohormones: An effective approach for the mitigation of abiotic stress. *Plants*, *10*, 37. https://doi.org/10.3390/plants10010037
Saadat, H., Sedghi, M., Seyed Sharifi, R., & Farzaneh, S. (2023). 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. https://doi.org/10.30495/IJPP.2023.1978837.1460
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*, 1037-1046. https://doi.org/10.1016/S0168-9452(02)00278-9
Sarker, U, & Oba, S. (2020). The response of salinity stress induced A. tricolor to growth, anatomy, physiology, nonenzymatic and enzymatic antioxidants. *Frontiers in Plant Science*, *11*, 559876. https://doi.org/10.3389/fpls.2020.559876
Savvides, A., Ali, S., Tester, M., & Fotopoulos, V. (2016). Chemical priming of plants against multiple abiotic stresses: Mission possible? *Trends in Plant Science*, *21*(4), 329-340. https://doi.org/10.1016/j.tplants.2015.11.003
Shabani Fard, R., Aghaee Hanjani, E., & Danaee, E. (2024). Effects of polyamines on morphophysiological traits of *Calendula officinalis* L. under salinity stress caused by potassium chloride and sodium chloride salts. *International Journal of Horticultural Science and Technology*, *11*(2), 189-200. https://doi.org/10.22059/IJHST.2023.357306.630
Shahverdi, M. A., Omidi, H., & Tabatabaei, S. J. (2017). Effect of nutri-priming on germination indices and physiological characteristics of Stevia seedling under salinity stress. *Journal of Seed Science*, *39*(4), 353-362. https://doi.org/10.1590/2317-1545v39n4172539
Sharif, M. A., El-Beshbeshy, T. R., & Richter, C. (1998). Response of some Egyptian varieties of wheat to salt stress throught potassium application. *Seed Abstracts*, *21*(10), 470.
Sharma, A. D., Thakur, M., Rana, M., & Singh, K. (2004). Effect of plant growth hormones and abiotic stresses on germination, growth and phosphates activities in *Sorghum bicolor* L. Moench seeds. *African Journal of Biotechnology*, *3*(6), 308-312. https://hdl.handle.net/1807/6501
Skott, S. J., James, R. A., & Williams, W. A. (1984). Review of data analysis methods for seed germination. *Crop Science*, *24*(6), 1192-1199. https://doi.org/10.2135/cropsci1984.0011183X002400060043x
Tanveer, A., Khan, M. A., Ali, H. H., Javaid, M. M., Raza, A., & Chauhan, B. S. (2020). Influence of different environmental factors on the germination and seedling emergence of *Ipomoea eriocarpa* R. Br. *Crop Protection*, *130*, 105070. https://doi.org/10.1016/j.cropro.2019.105070
Turhan, H, & Ayaz, C. (2004). Effect of salinity on seedling emergence and growth of sunflower (*Helianthus annuus* L.) cultivars. *International Journal of Agriculture and Biology*, *6*, 149-152.
Verma, S, & Mishra, S. N. (2005). Putrescine alleviation of growth in salt stressed *Brassica juncea* by inducing antioxidative defense system. *Journal of Plant Physiology*, *162*(6), 669-677. https://doi.org/10.1016/j.jplph.2004.08.008
Yadegari, M. (2015). Foliar application of micronutrients on essential oils of Borage, Thyme and Marigold. *Journal of Soil Science and Plant Nutrition*, *15*(4), 949-964. http://dx.doi.org/10.4067/S0718-95162015005000066
Zhang, H. J., Zhang, N., Yang, R. C., Wang, L., Sun, Q. Q., & Li, D. B. (2014). Melatonin promotes seed germination under high salinity by regulating antioxidant systems, ABA and GA 4 metabolites in response to stress. *Molecules*, *57*(3), 269-79. http://dx.doi.org/10.1111/jpi.12167. Epub 2014 Sep 9
Zhu, J. K. (2007). Plant salt stress. *Ncyclopedia of Life Sciences*, 1-5. https://doi.org/10.1038/npg.els.0001300
Zia, S, & Khan, M. A. (2004). Effect of light salinity and temperature on seed germination of *Limonium stocksii*. *Canadian Journal of Botany*, *82*, 1-151. https://doi.org/10.1139/b03-118
Zhou, G., Ma, B. L., Li, J., Feng, C., Lu, J., & Qin, P. (2010). Determining salinity threshold level for castor bean emergence and stand establishment. *Crop Science*, *50*, 2030-2036. https://doi.org/10.2135/cropsci2009.09.0535

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]
[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]

Effect of priming using different combinations on germination indicators and antioxidant enzyme activity in Marigold seedling (*Calendula officinalis*) under salinity stress

Haniyeh Saadat[1], Mohammad Sedghi[*2]

[1] Crop Ecology, University of Mohaghegh Ardabili, Faculty of Agriculture and Natural Resources, Ardabil, Iran
[2] Department of Plant Production and Genetics, Faculty of Agriculture and Natural resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran
(Received: 2024/04/09, Accepted: 2024/10/15)

Abstract

In order to investigate the effect of priming on germination indicators and antioxidant enzyme activity in Marigold under salinity stress, a factorial experiment was conducted based on a completely randomized design with 3 replications. Treatments were accelerated at four salinity levels (0, 50, 100, and 150 mM) and four priming levels (control (distilled water), priming with salicylic acid (100 mg/L), gibberellin (20 mg/L) and chitosan (0.8% weight volume, all of which had been dissolved in 1% acetic acid). The results showed that the germination percentage (GP), seedling length (SL), Allometric Coefficient (CA) and Seedling weight vigor index (SWVI) decreased by 21, 37, 17 and 43% respectively compared to the salinity control, but priming with salicylic acid, gibberellin especially chitosan improved these traits. The lowest Daily Germination Speed (DGS) in priming with salicylic acid and gibberellin, especially priming with chitosan, and Mean Germination Time (MGT) were obtained in priming with chitosan and without salinity. The Germination rate (GR) and Seedling length vigor index (SLVI) in chitosan treatment and non-salinity compared to the control and 150 mM salinity showed an increase respectively about 75% and 73%. The catalase (CAT) and superoxide dismutase (SOD) enzymes activity in priming with chitosan compared to the control (distilled water) showed an increase respectively of about 18% and 15%. Also, peroxidase (POX) enzyme activity in priming with chitosan and salinity of 150 mM was about 32% higher than the control (distilled water) and salinity of 50 mM. The results showed that seed treatment with salicylic acid, gibberellin, especially chitosan by stimulating antioxidant enzymes and neutralizing free radicals can reduce the harmful effects of salinity stress on some traits in Marigold seedling and improve seedling growth. Therefore, since pot marigold seeds are generally weak and have low germination power, the application of 0.8% chitosan is a suitable option for improving germination and seedling growth of this plant.

Keywords: Chitosan, Gibberellin, Priming, Marigold, Salicylic Acid

Corresponding author, Email: m_sedghi@uma.ac.ir

[Downloaded from jispp.iut.ac.ir on 2026-11-13]

[DOI: DOI: 10.22034/14.65.277]