

## تأثیر سالیسیلیک اسید بر فعالیت‌های فتوسنتزی و عملکرد گل در گیاه گاوزبان (*Borago officinalis*)

فرید شکاری<sup>۱\*</sup>، رامین بالجانی<sup>۲</sup>، جلال صبا<sup>۱</sup>، فریرز شکاری<sup>۳</sup>، اسماعیل زنگانی<sup>۴</sup>

۱- استادیار، دانشکده کشاورزی، دانشگاه زنجان، زنجان  
 ۲- دانشجوی کارشناسی ارشد زراعت، دانشگاه زنجان، زنجان  
 ۳- استادیار، دانشکده کشاورزی، دانشگاه مراغه، مراغه  
 ۴- کارشناس ارشد، گروه زراعت و اصلاح نباتات، دانشکده کشاورزی، دانشگاه زنجان، زنجان  
 \*آدرس مکاتبه: زنجان، کیلومتر ۵ جاده زنجان - تبریز، دانشگاه زنجان، دانشکده کشاورزی  
 پست الکترونیک: faridshekari@yahoo.com

تاریخ دریافت: ۸۹/۵/۲۰

تاریخ تصویب: ۸۹/۱۱/۲۷

### چکیده

مقدمه: کشت و کار گیاهان دارویی از جمله گاوزبان جهت بهره‌گیری از حداکثر قدرت تولیدی مواد موثره در این گیاهان می‌باشد. اندام‌هایی نظیر گل‌ها، برگ‌ها و روغن دانه در این گیاه جزء بخش‌های دارویی به شمار می‌رود اما به دلیل کارهای کمتر اهلی‌سازی روی آنها، سبز شدن و استقرار گیاهچه‌های این گیاهان معمولاً به کندی انجام می‌شود. از روش‌های موثر برای غلبه بر این مشکلات استفاده از تکنیک پرایمینگ بذری است. سالیسیلیک اسید از جمله هورمون‌های گیاهی است که اثرات بهبود دهنده‌ای روی رشد و عملکرد گیاهان تحت شرایط مختلف محیطی دارد.

هدف: تحقیق حاضر جهت یافتن بهترین نحوه کاربرد و مناسب‌ترین غلظت سالیسیلیک اسید برای بهبود خصوصیات فتوسنتزی و تولید گل در گیاه گاو زبان انجام شد.

روش بررسی: به منظور بررسی تأثیر سالیسیلیک اسید روی فعالیت فتوسنتزی و شاخص‌های مربوطه (هدایت روزنه‌ای، سرعت تفرق، میزان CO<sub>2</sub> درون روزنه‌ای، کارایی کربوکسیلاسیون و شاخص پایداری کلروفیل) آزمایشی در قالب بلوک‌های کامل تصادفی در ۳ تکرار و ۱۰ تیمار شامل پرایمینگ بذری گاوزبان با چهار غلظت سالیسیلیک اسید (۲۰۰۰، ۱۵۰۰، ۱۰۰۰، ۵۰۰ میکرومولار)، اسپری گیاهان در دو مرحله رشدی با چهار غلظت سالیسیلیک اسید (۲۰۰۰، ۱۵۰۰، ۱۰۰۰، ۵۰۰ میکرومولار)، پرایمینگ بذری با آب مقطر (هیدروپرایمینگ) و بذری شاهد انجام گرفت.

نتایج و نتیجه‌گیری: نتایج حاصل از آزمایش نشان داد که پرایمینگ و به ویژه اسپری سالیسیلیک اسید تأثیر معنی‌داری بر روی فعالیت فتوسنتز و شاخص‌های فتوسنتزی و در نهایت بر وزن خشک گل داشت به طوری که بیشترین فعالیت فتوسنتزی، هدایت روزنه‌ای، سرعت تفرق، کارایی کربوکسیلاسیون، کمترین CO<sub>2</sub> درون روزنه‌ای و بیشترین وزن خشک گل مربوط به گیاهان اسپری شده با غلظت ۱۵۰۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید و بذری پرایم شده با غلظت ۵۰۰ میکرومولار و بیشترین شاخص کلروفیل مربوط به گیاهان اسپری شده با غلظت ۲۰۰۰ و بذری پرایم شده با ۵۰۰ میکرومولار بودند. از سویی نیز کاربرد سالیسیلیک اسید بر کارایی مصرف آب لحظه‌ای در گیاه گاوزبان اثر معنی‌داری را نشان نداد. به طور کلی می‌توان اظهار داشت که تیمار دادن گیاهان با سالیسیلیک اسید موجب افزایش قابل توجهی در میزان کارکردهای گیاهی در مقایسه با بذری شاهد (تیمار نشده) یا حتی بذری تیمار شده به روش هیدروپرایمینگ می‌شود.

گل‌واژگان: گاوزبان، سالیسیلیک اسید (SA)، بیوماس، کارایی کربوکسیلاسیون



۱۰ درصد شاهد، افزایش پیدا کرد. کاربرد سالیسیلیک اسید روی شاخ و برگ سویا نیز جوانه گل و تشکیل نیام را حدود ۵ - ۲ روز تسریع کرد. این مطالب موید این است که سالیسیلیک اسید همانند یک تنظیم کننده داخلی گلدهی عمل می‌کند [۱۶]. کاربرد خارجی سالیسیلیک اسید ممکن است در دامنه‌های از فرایندهای مختلف در گیاهان مانند جوانه‌زنی بذور [۵]، تبادل و انتقال یون‌ها [۱۰]، نفوذپذیری غشا [۲]، فتوسنتز و سرعت رشد [۱۳] اثر داشته باشد. با این حال، غلظت‌های مختلف این ماده می‌تواند اثرات متفاوتی را در پی داشته باشد. فریدودین و همکاران (۲۰۰۳) گزارش کردند که استفاده از SA در غلظت  $10^{-5}$  مولار به صورت اسپری روی برگ‌های گیاهان استقرار یافته خردل هندی باعث افزایش بیشینه‌ای در تجمع ماده خشک می‌شود، اما غلظت‌های بالاتر اثر بازدارندگی داشتند.

این آزمایش به منظور بررسی نحوه کاربرد سالیسیلیک اسید و تاثیر غلظت‌های مختلف سالیسیلیک اسید روی صفات فتوسنتزی و عملکرد گل گیاه گاو زبان انجام شد. به عبارت دیگر، این آزمایش جهت یافتن بهترین نحوه کاربرد و مناسب‌ترین غلظت سالیسیلیک اسید برای بهبود خصوصیات فتوسنتزی و ارتباط صفات فتوسنتزی با تولید گل در گیاه گاو زبان انجام شد.

## مواد و روش‌ها

این آزمایش به صورت طرح بلوک کامل تصادفی با سه تکرار در مزرعه تحقیقاتی دانشکده کشاورزی دانشگاه زنجان اجرا شد. تیمارهای آزمایش براساس آزمایشات و تجربیات قبلی انجام شده روی گاوزبان، شامل پرایمینگ با سالیسیلیک اسید در چهار سطح (۲۰۰۰، ۱۵۰۰، ۱۰۰۰، ۵۰۰ میکرومولار)، اسپری گیاهان در دو مرحله رشدی (قبل از گلدهی و اوایل گلدهی) با چهار غلظت سالیسیلیک اسید (۲۰۰۰، ۱۵۰۰، ۱۰۰۰، ۵۰۰ میکرومولار)، پرایمینگ بذور با آب مقطر (هیدروپرایمینگ) و بذور شاهد بود. ابتدا به منظور ضد عفونی کردن، بذور گاوزبان به مدت ۳ دقیقه در داخل محلول

گیاه گاوزبان از گذشته‌های دور به عنوان گیاه دارویی سنتی مورد استفاده قرار می‌گرفته است. تحقیقات جدید نشان داده است دم‌کرده و عصاره آبی این گیاه در افزایش سیستم ایمنی بدن موثر است. از نظر مرفولوژیک گاوزبان گیاهی است پوشیده از کرک که دارای برگ‌هایی نسبتاً بزرگ و چین خورده به رنگ سبز تیره، گل‌هایی به رنگ آبی، گل آذین گرزنی ساده بلند بوده و میوه آن به صورت فندقه بزرگ و نوک تیز با دانه‌هایی قهوه‌ای رنگ می‌باشد.

پرایمینگ بذور تکنیکی است که به واسطه آن بذور پس از قرار گرفتن در بستر خود و مواجهه با شرایط اکولوژیک محیطی، به لحاظ فیزیولوژیک و بیوشیمیایی آمادگی جوانه‌زنی را به دست می‌آورند. این مسئله می‌تواند سبب بروز تظاهرات زیستی و فیزیولوژیک متعددی در بذور پرایم شده و گیاهان حاصل از آن گردد، به نحوی که این موارد را می‌توان در چگونگی جوانه‌زنی، استقرار اولیه گیاهچه، بهره‌برداری از نهاده‌های محیطی، زودرسی و افزایش کمی و کیفی محصول مشاهده کرد [۱]. تاثیر سالیسیلیک اسید روی فرآیندهای گلدهی توسط محققینی مورد بررسی قرار گرفته است. در یک نژاد روز بلند *Lemna gibba L.* گزارش گردید که سالیسیلیک اسید نقش تنظیم کننده رشد [۶] و همچنین القاء گلدهی را بازی می‌کند [۴]. همچنین، گلدهی در کاهوی آبی (*Pistia stratiotes*)، عضوی از خانواده آراسه، نیز توسط ترکیب محیط کشت با سالیسیلیک اسید، تسریع شد [۲۱]. کاربرد سالیسیلیک اسید روی گیاهان، رشد قسمت‌های هوایی را در گونه‌های گیاهی مختلف نظیر کلیتوریا که تولید بیوماس به عنوان علوفه برای تغذیه حیوانات مهم است را افزایش داد [۱۸]. همچنین هنگامی که این ماده بر روی گیاهان زینتی به کار برده شد، بیوماس به طور فزاینده‌ای افزایش پیدا کرد. اطلاعات نشان دادند که مقادیر به دست آمده برای قطر ساقه، تعداد برگ‌ها، وزن خشک و تر قسمت‌های هوایی، در یک پاسخ به تیمار سالیسیلیک اسید، بیشتر بود. در گیاهان زینتی نظیر گلوکسینیا و بنفشه آفریقایی، سالیسیلیک اسید تعداد برگ‌های تشکیل شده را افزایش داد، و سطح برگ‌گی به بیش از



## نتایج

### سرعت فتوستتزر

نتایج حاصل از تجزیه واریانس نشان داد که پرایمینگ بذور گاوزبان و همچنین اسپری سالیسیلیک اسید بر سرعت فتوستتزی در سطح ۱ درصد تاثیر معنی داری داشته (جدول شماره ۱) و بذور پرایم شده با غلظت ۵۰۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید بیشترین سرعت فتوستتزی (۱۹/۵۶) را داشتند که با بذور شاهد و بذور هیدروپرایم شده دارای تفاوت معنی داری بودند (جدول شماره ۲). همچنین در بین تیمارهای اسپری شده، گیاهان اسپری شده با غلظت ۱۵۰۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید بیشترین سرعت فتوستتزی را نشان دادند (۲۵/۹۱) که با سایر تیمارهای اسپری شده، گیاهان حاصل از بذور شاهد که کمترین مقدار را نشان دادند. پس از آن گیاهان حاصل از بذور هیدروپرایمینگ شده بودند، تفاوت معنی داری را نشان دادند. در مقابل تمام تیمارهای اجرا شده با سالیسیلیک اسید چه به صورت اعمال روی بذر و چه اسپری کردن روی گیاهان باعث افزایش قابل توجهی در میزان فتوستتزر گردید و بالاترین مقدار فتوستتزر در تیمار اسپری کردن با غلظت ۱۵۰۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید (۲۵/۹۱) میکرومول CO<sub>2</sub> بر متر مربع بر ثانیه) مشاهده شد. به نظر می رسد مقادیر بالاتر سالیسیلیک اسید موجب می شود تا اثر بازدارندگی روی این صفت به وجود آید زیرا در تیمار اسپری کردن با غلظت ۲۰۰۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید افت سریعی در میزان فتوستتزر مشاهده شد (۹/۲۱۰). با این حال پرایم کردن بذور در تمامی سطوح سالیسیلیک اسید موجب ترقی قابل ملاحظه ای در میزان فتوستتزر گردید که اختلاف آماری معنی داری با یکدیگر نداشتند (جدول شماره ۲). خوداری (۲۰۰۴) به این نتیجه رسید که تیمار به وسیله سالیسیلیک اسید محتوای کلروفیل و کاروتینوئید را در ذرت افزایش داد. جنبه های متابولیک گیاهانی که با سالیسیلیک اسید یا مشتقات آن تیمار شده بودند تغییراتی را با درجات مختلف نشان می دهند که بستگی به نوع گیاه و روش اعمال SA دارد. کاربرد SA (۲۰ میلی گرم در میلی لیتر) به قسمت های برگ گیاه کلزا (*Brassica napus*) میزان

هیپوکلریت ۵ درصد قرار گرفتند و بلافاصله ۳-۲ مرتبه با آب مقطر شسته شدند. بعد از اینکه غلظت های موردنظر از سالیسیلیک اسید تهیه شد، بذور به مدت ۲۴ ساعت در محلول سالیسیلیک اسید و در دمای ۴-۳ سانتی گراد قرار گرفتند. همین روش برای تیمار بذور با آب مقطر (هیدروپرایمینگ) نیز انجام شد. سپس بذور در دمای اتاق به مدت ۴۸ ساعت خشک گردید و پس از تیمار شدن با قارچ کش، جهت کشت به مزرعه منتقل گردیدند. قبل از کاشت، مزرعه با علف کش تری فلورالین تیمار شد و بلافاصله زمین دیسک زده شد. قبل از کاشت از کود فسفات آمونیوم و سولفات پتاسیم به مقدار توصیه شده توسط آزمون خاک استفاده شد. کشت به صورت جوی و پشته انجام شد و فاصله روی ردیف ۱۵ سانتی متر و فاصله بین ردیف ها ۵۰ سانتی متر در نظر گرفته شد. روز بعد از کاشت عمل آبیاری مزرعه انجام شد و پس از آن مزرعه به صورت روزانه مورد بازدید قرار می گرفت تا بذور سبز شده و گیاهچه ها به خوبی استقرار یابند. بعد از استقرار گیاهان روی چهار تیماری که بذورشان دست نخورده بود با غلظت های ذکر شده در دو مرحله رشدی (قبل از گلدهی و اوایل گلدهی) سالیسیلیک اسید اسپری شد. در مرحله اواسط گلدهی به منظور اندازه گیری شاخص کلروفیل که به عنوان معیاری از میزان کلروفیل برگ است توسط دستگاه SPAD و میزان فتوستتزر در واحد سطح برگ، هدایت روزنه ای، میزان تعرق و غلظت CO<sub>2</sub> درون روزنه ای از دستگاه پرتابل سنجش فتوستتزر (IRGA مدل LCA4 ساخت انگلستان) استفاده شد. لازم به ذکر است که تمام نمونه برداری ها در ساعت ۱۱ صبح و در شدت نور معادل ۱۴۰۰-۱۲۰۰ میکرومول فوتون بر مترمربع بر ثانیه انجام شد. گل ها در دو مرحله اواسط و اواخر گلدهی جمع آوری گردید و وزن خشک کل برای گل به دست آمد. کارائی کربوکسیلاسیون از تقسیم میزان فتوستتزر بر CO<sub>2</sub> درون روزنه ای [۲۷] و کارایی مصرف آب فتوستتزی از تقسیم میزان فتوستتزر بر تعرق به دست آمد [۲۳]. داده های حاصل توسط نرم افزار MSTAT-C و SPSS مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفتند. به منظور مقایسه میانگین ها از آزمون چند دامنه ای دانکن استفاده شد.



جدول شماره ۱- میانگین مربعات صفات زراعی ارزیابی شده در گیاه گاوزبان

منابع تغییر	درجه آزادی	میانگین مربعات							
		سرعت فتوسنتزی	هدایت روزنه‌ای	سرعت تعرق	CO <sub>2</sub> درون روزنه‌ای	کارایی کربوکسیلاسیون ن	شاخص کلروفیل	کارایی مصرف آب	وزن خشک کل گل در بوته
بلوک	۲	۸/۳۲۲	۰/۲۴۱	۰/۶۵۹	۲۳۰/۷۰۰	۰/۰۰۱	۱۲۷/۹۹۱	۰/۱۶۷	۰/۰۰۵
تیمار	۹	۹۷/۶۰۲**	۰/۲۴۲*	۳۷/۷۲۱**	۱۳۲۵/۷۶۳*	۰/۰۰۲*	۳۲۰/۸۶۱*	۰/۰۵۷ ns	۰/۰۰۸**
اشتباه آزمایشی	۱۸	۲۱/۸۲۸	۰/۰۹۶	۹/۷۳۵	۴۷۲/۱۰۷	۰/۰۰۱	۱۱۸/۲۶۰	۰/۰۷۶	۰/۰۰۲
ضریب تغییرات (درصد)	.....	۳۱/۱۴	۵۷/۳۹	۳۶/۰۵	۸/۸۵	۴۰/۶۹	۲۸/۳۸	۱۵/۴۶	۲۴/۹۵

\* و \*\*: به ترتیب معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد.

ns: عدم وجود تاثیر معنی‌دار

جدول شماره ۲- مقایسه میانگین‌های تیمارهای سالیسیلیک اسید بر صفات فتوسنتزی و تولید گل در گیاه گاوزبان

وزن خشک کل گل در بوته (g)	شاخص کلروفیل	کارایی کربوکسیلاسیون (mol.m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )	CO <sub>2</sub> درون روزنه‌ای (mmolCO <sub>2</sub> .m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )	سرعت تعرق (mmolH <sub>2</sub> O.m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )	هدایت روزنه‌ای (molCO <sub>2</sub> .m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )	سرعت فتوسنتزی (μmolCO <sub>2</sub> .m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )	سالیسیلیک اسید (μM)	شاهد
۰/۱۰۳ e	۱۸/۸۰b	۰/۰۱۴c	۲۹۳a	۱/۹۸۰d	۰/۱۴۰۰b	۴/۳۰۰d		
۰/۱۱۹ de	۲۵/۵۰b	۰/۰۱۷c	۲۸۶a	۳/۲۴۰cd	۰/۲۱۰۰b	۷/۴۳۰ cd		آب مقطر
۰/۲۹۲ a	۴۳/۸۶a	۰/۰۸۵ab	۲۳۰bc	۱۱/۷۴ab	۰/۶۲۰۰ a	۱۹/۵۶ab		پرایم ۵۰۰
۰/۲۴۶ abc	۴۱/۸۰a	۰/۰۷۶ab	۲۴۳bc	۹/۳۸۰b	۰/۲۹۰۰b	۱۸/۷۱ab		پرایم ۱۰۰۰
۰/۱۹۸ bcd	۳۷/۸۰ab	۰/۰۷۱abc	۲۵۲bc	۹/۹۱۰b	۰/۴۴۰۰ab	۱۷/۹۹ ab		پرایم ۱۵۰۰
۰/۱۷۷ bcde	۴۰/۴۰a	۰/۰۸۰ab	۲۴۱bc	۹/۹۸۰b	۰/۳۹۰۰ ab	۱۹/۴۰ ab		پرایم ۲۰۰۰
۰/۱۷۴ bcde	۳۲/۵۰ab	۰/۰۴۶bc	۲۴۱bc	۶/۲۱۰bcd	۰/۲۱۰۰b	۱۱/۲۵ bcd		اسپری ۵۰۰
۰/۱۸۱ bcde	۳۸/۶۰ab	۰/۰۵۶bc	۲۴۶bc	۸/۳۵۰bc	۰/۲۶۰۰b	۱۳/۹۴ bc		اسپری ۱۰۰۰
۰/۲۵۸ ab	۴۳/۲۳a	۰/۱۱۷a	۲۲۱c	۱۶/۷۸a	۰/۹۵۰۰a	۲۵/۹۱ a		اسپری ۱۵۰۰
۰/۱۶۲ cde	۴۹/۹۰a	۰/۰۳۴bc	۲۷۰ab	۶/۱۰۰bcd	۰/۲۱۰۰ b	۹/۲۱۰ cd		اسپری ۲۰۰۰

میانگین‌های دارای حروف مشابه در یک ستون بر اساس آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۵ درصد تفاوت معنی‌داری با یکدیگر ندارند.

خردل که با غلظت ۱۰<sup>-۵</sup> مولار سالیسیلیک اسید تیمار شده بودند، به صورت عمده‌ای افزایش یافت. پرایمینگ موجب افزایش فعالیت فتوسنتزی در هر واحد سطح برگ می‌شود و همین امر موجب افزایش تولید ماده خشک و عملکرد در تعدادی از گیاهان زراعی می‌گردد [۱۲]. حیات و همکاران (۲۰۰۵) افزایش در فعالیت کربونیک آنهیدراز را در بذور گندم

کلروفیل را افزایش داد [۱۸]. همچنین پرایمینگ بذره‌ای گندم در محلول ۱۰<sup>-۵</sup> مولار از SA منجر به تولید گیاهانی شد که دارای مقدار رنگدانه‌های بیشتری بودند و با افزایش غلظت SA فراتر از ۱۰<sup>-۵</sup> مولار، مقدار رنگدانه‌ها کاهش یافت [۱۱]. فریدودین و همکاران (۲۰۰۳) گزارش کردند که فعالیت کربونیک آنهیدراز و سرعت فتوسنتزی در برگ‌های گیاهان



پرایم شده به وسیله سالیسیلیک اسید گزارش کردند. هنگامی که گیاهان گندم با سالیسیلیک اسید برای هفت روز تیمار شده بودند، غلظت‌های کم (۰/۰۵ میلی‌مول) سالیسیلیک اسید فتوستز را تحریک، و در مقابل غلظت‌های بیشتر (۱/۰ - ۰/۵ میلی‌مول) از فعالیت فتوستزی جلوگیری نمودند که این عمل به طور عمده به دلیل جلوگیری از انتقال الکترون فتوسیستم I و کاهش سطوح سیتوکروم f554 بود. با این حال، هنگامی که تیلاکوئیدهای جدا شده با سالیسیلیک اسید تیمار داده شدند، هیچ تأثیری مشاهده نشد [۲۴].

### شاخص‌های فتوستزی

نتایج حاصل از تجزیه واریانس نشان داد که پرایمینگ بذور اسپری کردن گیاهان گاو زبان به وسیله سالیسیلیک اسید بر شاخص‌های فتوستزی تأثیر معنی‌داری داشته (جدول شماره ۱). به طوری‌که در بین بذور پرایم شده با سالیسیلیک اسید، بذور پرایم شده با غلظت ۵۰۰ میکرومولار بیشترین میزان هدایت روزنه‌ای (۰/۶۲۰۰)، سرعت تعرق (۱۱/۷۴)، کارایی کربوکسیلاسیون (۰/۰۸۵)، شاخص کلروفیل (۴۳/۸۶) و کمترین CO<sub>2</sub> درون روزنه‌ای (۲۳۰) را داشته و با گیاهان حاصل از بذور تیمارهای شاهد و بذور هیدروپرایمینگ شده اختلاف معنی‌داری را نشان دادند (جدول شماره ۲) و در بین گیاهان اسپری شده، گیاهان اسپری شده با غلظت ۱۵۰۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید بیشترین میزان هدایت روزنه‌ای (۰/۹۲۰۰)، سرعت تعرق (۱۶/۷۸)، کارایی کربوکسیلاسیون (۰/۱۱۷) و کمترین CO<sub>2</sub> درون روزنه‌ای (۲۲۱) را داشته و با سایر تیمارها اختلاف معنی‌داری را نشان دادند. و بیشترین شاخص کلروفیل در گیاهان اسپری شده با سالیسیلیک اسید در غلظت ۲۰۰۰ میکرومولار مشاهده شد (۴۹/۹۰) که با غلظت ۱۵۰۰ میکرومولار فاقد تفاوت معنی‌دار بود ولی با تیمارهای شاهد و بذور هیدروپرایمینگ شده اختلاف معنی‌داری را نشان دادند (جدول شماره ۲). همچنین کاربرد سالیسیلیک اسید در بذور پرایم شده و گیاهان اسپری شده بر کارایی مصرف آب فتوستزی تأثیر معنی‌داری را نشان ندادند. خان و همکاران (۲۰۰۳) افزایش در میزان تعرق و هدایت روزنه‌ای را در پاسخ

به اسپری کردن SA، ASA و اسید جنتیسیک در شاخ و برگ ذرت و سویا مشاهده کردند. به علاوه در برگ‌های سویا افزایشی در راندمان مصرف آب و میزان بالای تعرق و غلظت CO<sub>2</sub> درون روزنه‌ای را با SA تکمیلی نشان دادند [۱۷]. پانجوا و همکاران (۱۹۹۶) گزارش کردند که گیاهان جو که برای یک هفته در معرض SA قرار گرفته بودند افزایشی در نقطه موازنه CO<sub>2</sub> و مقاومت روزنه‌ای نشان دادند. سینگ و اوشا (۲۰۰۳) گزارش کردند که صرف نظر از غلظت سالیسیلیک اسید (۱-۳ میلی‌مول) و سطح تنش آب، گیاهان تیمار داده شده با سالیسیلیک اسید، به طور معمول محتوای رطوبتی، وزن خشک، فعالیت کربوکسیلازی رایبوسومی، فعالیت سوپر اکسید دیسموتاز (SOD) (Superoxide dismutase) و کلروفیل کل بالاتری را در مقایسه با گیاهچه‌های تیمار نشده نشان دادند. میزان افزایش CO<sub>2</sub> درون روزنه‌ای در بذور پرایم شده با سالیسیلیک اسید، کمتر می‌باشد، که می‌تواند به دلیل استفاده از CO<sub>2</sub> وارد شده به برگ و به دلیل سرعت بالای فتوستز که در بذور پرایم شده با سالیسیلیک اسید وجود داشت. در مطالعه حاضر، مطابق جدول شماره ۳ در بین هدایت روزنه‌ای و سرعت فتوستز در واحد سطح برگ همبستگی بالایی وجود داشت. کک و همکاران (۲۰۰۳) نیز بین هدایت روزنه‌ای و سرعت فتوستز در واحد سطح برگ همبستگی بالایی مشاهده کردند. رابطه مثبت فتوستز و هدایت روزنه‌ای می‌تواند به این دلیل باشد که با افزایش هدایت روزنه‌ای میزان دی‌اکسید کربن ورودی برای استفاده در فتوستز، بیشتر می‌شود. در مطالعه حاضر شاخص کلروفیل با سرعت فتوستز، هدایت روزنه‌ای و تعرق در همبستگی مثبت و معنی‌داری را نشان دادند (جدول شماره ۳). حفظ کلروفیل برای انجام فتوستز تحت شرایط تنش ضروری است [۳]. پراکاش و رامانچاندرا (۲۰۰۰) کاهش در سرعت فتوستز را عمدتاً به کاهش محتوای کلروفیل در شرایط کمبود شدید آب نسبت داده‌اند، و پیشنهاد کردند که کاهش فتوستز عمدتاً به دلیل کاهش واحدهای فعال فتوستزی و یا کاهش در کل کلروپلاست می‌باشد. مطابق جدول شماره ۳ شاخص محتوای کلروفیل با وزن خشک گل همبستگی مثبت و معنی‌داری داشت.



جدول شماره ۳- ضرایب همبستگی بین صفات فتوستتزی و وزن خشک کل گل در گیاه گاوزبان

وزن خشک کل گل در پوته (g)	کارائی کربوکسیلاسیون (mol.m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )	شاخص کلروفیل	CO <sub>2</sub> درون روزنه‌ای (mmolCO <sub>2</sub> .m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )	سرعت تعرق (mmolH <sub>2</sub> O.m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )	هدایت روزنه‌ای (molCO <sub>2</sub> .m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )	سرعت فتوستتزی (µmolCO <sub>2</sub> .m <sup>-2</sup> .s <sup>-1</sup> )
						سرعت فتوستتزی
					۱	**۰/۷۸۹
						هدایت روزنه‌ای
				۱	**۰/۷۳۹	**۰/۹۵۵
						سرعت تعرق
			۱	**۰/۷۷۴	**۰/۵۲۲	**۰/۷۹۷
						CO <sub>2</sub> درون روزنه‌ای
		۱	**۰/۴۸۴	**۰/۴۰۶	**۰/۴۹۱	**۰/۵۱۲
						شاخص کلروفیل
	۱	**۰/۵۲۸	**۰/۶۳۳	**۰/۶۸۴	**۰/۵۳۶	**۰/۷۹۲
						کارائی کربوکسیلاسیون
۱	**۰/۶۵۷	*۰/۳۶۸	-۰/۳۳۲	*۰/۴۲۴	۰/۰۸۲	**۰/۴۷۰
						وزن خشک کل گل

\* و \*\*: به ترتیب معنی‌دار در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد

## وزن خشک گل

نتایج حاصل از تجزیه واریانس نشان داد که پرایمینگ بذور و اسپری کردن گیاهان به وسیله سالیسیلیک اسید بر وزن خشک کل در گل در سطح ۱ درصد تاثیر معنی‌دار داشته (جدول شماره ۱) و بیشترین وزن خشک گل را بذور پرایم شده با غلظت ۵۰۰ میکرومولار (۰/۲۹۲) و در بین گیاهان اسپری شده، گیاهان اسپری شده با غلظت ۱۵۰۰ میکرومولار (۰/۲۵۸) نشان دادند که با تیمارهای شاهد و بذور هیدروپرایمینگ شده اختلاف معنی‌داری را نشان دادند. گزارش شده است که تولید ماده خشک در گیاه وابستگی زیادی با سطح برگ و سرعت فتوستتزی برگ دارد و برای رسیدن به سرعت بالاتر تولید ماده خشک لازم است که سرعت فتوستتزی با حفظ سطح برگ در سرتاسر فصل رشد بالا نگهداشته شود [۲۶]. مارتین مکس و لارکو - ساوادا (۲۰۰۱) و مارتین مکس و همکاران (۲۰۰۵) گزارش کردند که در گیاهان زینتی نظیر گلوکسینیا و بنفشه آفریقایی، سالیسیلیک اسید تعداد برگ‌های تشکیل شده را افزایش می‌دهد، به نحوی که سطح برگ گیاهان تیمار شده ۱۰ درصد بیشتر از گیاهان شاهد بود. گومز و همکاران (۱۹۹۳) مشاهده کردند که عملکرد اقتصادی در ژنوتیپ‌های گندم تحت تنش خشکی هنگامی که با اسید

سالیسیلیک تیمار شوند افزایش می‌یابد. از دلایلی که برای توجه این امر می‌توان ذکر کرد به خاطر این است که پرایمینگ، از طریق افزایش سرعت و یکنواختی جوانه‌زنی، موجب افزایش کارایی بذر می‌گردد. این اثرات مثبت، بهبود سرعت رشد گیاه، تسریع در تاریخ رسیدگی و افزایش در کمیت و کیفیت عملکرد را موجب می‌گردد [۲۸]. طبق جدول شماره ۳ همبستگی مثبت و معنی‌داری بین وزن خشک گل با سرعت فتوستتزی، سرعت تعرق، شاخص کلروفیل و کارایی کربوکسیلاسیون وجود داشت. به طور کلی می‌توان اظهار داشت که تیمار دادن گیاهان با سالیسیلیک اسید موجب افزایش قابل توجهی در میزان کارکردهای گیاهی در مقایسه با بذور تیمار نشده یا حتی بذور تیمار شده به روش هیدروپرایمینگ می‌شود. در این بین پرایمینگ بذرها با غلظت ۵۰۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید، یا اسپری کردن با غلظت ۱۵۰۰ میکرومولار سالیسیلیک اسید در طی دو نوبت بیشترین اثر را روی افزایش عملکرد گل خشک گاوزبان داشت. با مقایسه هزینه‌های مربوط در سطح مزرعه و امکان اجرا به نظر می‌رسد، پرایمینگ بذر روش ساده‌تر و کم هزینه‌تری برای افزایش عملکرد گل در گیاه گاوزبان باشد.



1. Baalbaki RZ, Zurayk RA, Blek. MM, Tahouk SN. Germination and seedling development of drought tolerant and susceptible wheat under moisture stress. *Seed. Sci. Technol.* 1999; 27: 291 - 302.
2. Barkosky RR and Einhellig FA. Effects of salicylic acid on plant water relationship. *J. Chem. Ecol.* 1993; 19: 237 – 47.
3. Chandrasekar V, Sairam RK and Srivastava G. C. Physiological and biochemical responses of hexaploid and tetraploid wheat to drought stress. *J. Agron. Crop Sci.* 2000; 185: 219 - 27.
4. Cleland CF and Ajami A. Identification of the flower-inducing factor isolated from *Aphid honeydew* as being salicylic acid. *Plant Physiol.* 1974; 54: 904 - 6.
5. Cutt JR and Klessig DF. Salicylic acid in plants: A changing perspective. *Pharmaceu Technol.* 1992; 16: 25 – 34.
6. DeKock PC, Grabowsky FB and Innes A. M. The effect of salicylic acid on the growth of *Lemna gibba*. *Ann. Bot.* 1974; 38: 903 – 8.
7. Fariduddin Q, Hayat S and Ahmad A. Salicylic acid influences net photosynthetic rate, carboxylation efficiency, nitrate reductase activity and seed yield in *Brassica juncea*. *Photosynthetica.* 2003; 41: 281 - 4.
8. Ghai N, Setia RC and Setia N. Effects of paclobutrazol and salicylic acid on chlorophyll content, hill activity and yield components in *Brassica napus L.* (cv. GSL 1). *Phytomorphol.* 2002; 52: 83 – 7.
9. Gomez L, Blanca L and Antonio CS. Evidence of the beneficent acrion of the acetyl salicylic acid on wheat genotypes yield under restricted irrigation. *Proc. Scientific meeting on Forestry, Livestock and Agriculture Mexico.* 1993; p. 112.
10. Harper JP and Balke NE. Characterization of the inhibition of K<sup>+</sup> absorption in oat roots by salicylic acid. *Plant Physiol.* 1981; 68: 1349 – 53.
11. Hayat S, Fariduddin Q, Ali B and Ahmad A.. Effect of salicylic acid on growth and enzyme activities of wheat seedlings. *Acta Agron. Hung.* 2005; 53: 433 - 7.
12. Henckel PA. Physiology of plants under drought. *Annu. Rev. Plant Physiol.*, 1964; 15: 363 - 86.
13. Khan W, Prithviraj B and Smith DL. Photosynthetic responses of corn and soybean to foliar application of salicylates. *J. Plant Physiol.* 2003; 160: 485 - 92.
14. Khodary SFA. Effect of salicylic acid on the growth, photosynthesis and carbohydrate metabolism in salt stressed maize plants. *Int. J. Agric. Biol.* 2004; 6: 5 - 8.
15. Koc M, Barutcular C and Genc I. Photosynthesis and productivity of old and modern durum wheats in Mediterranean environment. *Crop Sci.* 2003; 43: 2089 - 98.
16. Kumar P, Dube SD and Chauhan VS. Effect of salicylic acid on growth development and some biochemical aspects of soybean (*Glycine max L.*). *Physiol. Mol. Biol Plants* 1999; 4: 327 – 30.
17. Kumar P, Lakshmi NJ and Mani VP. Interactive effects of salicylic acid and phytohormones on photosynthesis and grain yield of soybean (*Glycine max L.* Merrill). *Physiol. Mol. Plant.* 2000; 6: 179 - 86.
18. Martin-Mex R and Larqué-Saavedra A.



Effect of salicylic acid in clitoria (*Clitoria ternatea* L.) bioproductivity in Yucatan, México. 28th Annual Meeting. *Plant Growth Regulation Society of America. Miami Beach Florida, USA*. July 1 - 5, 2001; pp: 97 - 9.

**19.** Martin-Mex R, Villanueva-Couoh E and Herra-Campos T. Positive effect of Salicylates on the flowering of African violet. *Scientia Horticulturae* 2005; 103: 499 – 502.

**20.** Pancheva TV and Popova LP. Effect of salicylic acid on the synthesis of ribulose- 1, 5-bisphosphate carboxylase/oxygenase in barley leaves. *J. Plant Physiol.* 1996; 152: 381 - 6.

**21.** Piterse AH. A review of chemically induced of flowering in *Lemma gibba* G<sub>3</sub> and *Pistia stratiotes*. *Aquat. Bot.* 1982; 13: 21 – 8.

**22.** Prakash M and Ramachandran K. Effects of moisture stress and antitranspirants on leaf chlorophyll. *J. Agron. Crop Sci.* 2000; 184: 153 - 6.

**23.** Ritchie SW, Nguyen HT and Haloday AS. Leaf water content and gas exchange parameters of two wheat genotypes differing in drought resistance. *Crop Sci.* 1990; 30: 105

– 11.

**24.** Sahu GK, Kar M and Sabat SC. Electron transport activities of isolated thylakoids from wheat plants grown in salicylic acid. *Plant Biol.* 2002; 4: 321 - 8.

**25.** Singh B and Usha K. Salicylic acid induced physiological and biochemical changes in wheat seedlings under water stress. *Plant Growth Regul.* 2003; 39: 137 - 41.

**26.** Tadashi H and Theodore C. Some characteristics of reduced leaf photosynthesis at midday in maize growing in the field. *Field Crops Res.* 1999; 62: 53 – 62.

**27.** Tiwari HS, Agarwal RM and Bhatt PK. Photosynthesis, stomatal resistance and related characteristics as influenced by potassium under normal water supply and water stress condition in rice.-*Indian J. Plant Physio.* 1998; 3: 314 – 6.

**28.** Yoon BYH, Lang HJ and Greg Cobb B. Priming with salt solutions improves germination of pansy seed at high temperatures. *HortSci.* 1997; 32: 248 - 50.



## Effect of Salicylic acid on photosynthetic activity and performance flowers borage plant (*Borago officinalis*)

Shekari F (Ph.D.)<sup>1\*</sup>, Baljani R (M.Sc. Student)<sup>2</sup>, Saba J (Ph.D.)<sup>1</sup>, Shekari F (Ph.D.)<sup>3</sup>, Zangani E (M.Sc.)<sup>4</sup>

1- Department of Agronomy and Plant breeding. Faculty of Agriculture, Zanjan University, Zanjan, Iran

2- Department of Agronomy and Plant breeding. Faculty of Agriculture, Zanjan University, Zanjan, Iran

3- Department of Agronomy and Plant breeding. Faculty of Agriculture, Maraghe University, Maraghe, Iran

4- Department of Agronomy and Plant breeding. Faculty of Agriculture, Zanjan University, Zanjan, Iran

\*Corresponding author: Department of Agronomy and Plant breeding. Faculty of Agriculture, Zanjan University, Zanjan, Iran  
E-mail: faridshekari@yahoo.com

### Abstract

**Background:** Medical plants production, including borage, is for maximum productivity from their effective ingredients'. Flowers, leaves and seed oil are medical parts of borage. Unfortunately, because of little breeding and domestication programs in medical plants, including borage, their establishments are usually slow. One of the effective techniques for solving this problem is seed priming. Salicylic acid is a plant hormone which improves growth and yield under different environmental conditions.

**Objective:** This experiment was done for founding the best method and concentration on photosynthetic properties of borage.

**Methods:** For studying the effect of salicylic acid on some photosynthetic properties of borage plants (stomatal conductance, transpiration rate, internal CO<sub>2</sub> concentration, carboxylation efficiency and chlorophyll index) an experiment was done in randomized complete design with three replications. Treatments include borage seeds priming by four concentrations of salicylic acid (500, 1000, 1500 and 2000 μM), plants spraying in two stages with four concentrations of salicylic acid (500, 1000, 1500 and 2000 μM), priming seeds with distilled water (hydropriming) and dry or control seeds.

**Results and Conclusion:** Results showed that priming with salicylic acid and especially spraying with salicylic acid in 1500 μM had significant effect on photosynthesis and photosynthetic indexes, and finally increased flowers dry weight. The most photosynthetic activity, stomata conductance, transpiration rate, carboxylation efficiency, the lowest internal CO<sub>2</sub> concentration were found in spraying with 1500 and priming with 500 μM SA. In addition, the highest chlorophyll index was found in spraying with 2000 μM and priming by 500 μM SA. On the other hand, any treatment by SA had not any significant effects on basic water use efficiency (WUE<sub>b</sub>). It seems that treating plants by SA by any ways leads to increasing plants performance compared to untreated seed or plants, even hydroprimed seeds.

**Keywords:** Borage, Salicylic acid (SA), Biomass, Carboxylation efficiency

