

## بررسی تاثیر تغذیه نیترات کلسیم و تنظیم کننده رشد IBA بر خصوصیات کمی و کیفی دو رقم سوسن

ولی کریمی<sup>۱\*</sup>، عبدالله حاتم زاده<sup>۲</sup>، معظم حسن پوراصل<sup>۳</sup> و حبیب اله سمیع زاده<sup>۴</sup>  
۳،۲،۱، دانشجوی سابق دکتری و دانشیاران گروه علوم باغبانی دانشکده کشاورزی دانشگاه گیلان ۴، دانشیار  
گروه زراعت و اصلاح نباتات دانشکده کشاورزی دانشگاه گیلان  
(تاریخ دریافت: ۹۰/۲/۷ - تاریخ تصویب: ۹۰/۸/۱۵)

### چکیده

این آزمایش در دانشکده کشاورزی دانشگاه گیلان بصورت فاکتوریل در قالب طرح کاملا تصادفی در سه تکرار در ارقام سوسن به نام های Navona و Fangio با هورمون اکسین IBA در غلظت های ۵۰۰، ۷۵۰ و ۱۰۰۰ پی پی ام و نیترات کلسیم در غلظت های ۰، ۱، ۱/۵ و ۲ میلی مول انجام گرفت. نتایج نشان داد که توزیع کلسیم در اندامهای مختلف گیاه اهمیت دارد و مقایسه میانگین های حاصله نشان داد که اختلافی در بین آنها مشاهده می شود که از نظر آماری این اختلاف فقط در مورد ریشه های ساقه ای بالای پیاز معنی دار نبود. در غلظت ۲ میلی مول نیترات کلسیم و ۱۰۰۰ پی پی ام IBA، بیشترین مساحت برگ و وزن تر و خشک گیاه و تعداد ریشه های نابجا مشاهده گردید و همینطور کمترین سطح سوختگی برگ و کمترین اتیلن تولیدی در گل و نیز کمترین ریزش گلچه در پایان عمر گلدانی (روز دهم) و کمترین نفوذپذیری سلول در اندامهای برگ، ساقه و گل در این غلظت کلسیم بدست آمد. برهمکنش بین کلسیم و ارقام، نشان داد که آستانه مطلوب تغذیه با نیترات کلسیم در رقم Navona غلظت ۱/۵ میلی مول و در رقم Fangio در غلظت ۲ میلی مول می باشد. مجموع نتایج نشان داد که یکی از روشهای کاهش سوختگی برگ و افزایش عمر گلدانی در سوسن، استفاده از منابع نیترات کلسیم همراه با تحریک تولید ریشه های ساقه ای می باشد.

**واژه های کلیدی:** گل سوسن، کلسیم، عمر گلدانی (ماندگاری)، هورمون IBA

### مقدمه

کشور ما این گل فقط به منظور استفاده از گل شاخه بریده پرورش داده می شود و سومین گل از نظر قیمت فروش بعد از ارکیده و آنتوریوم می باشد (Anonymous, 2010). در طی سالیان اخیر هیبریدهای آسپایی به منظور گل شاخه بریده، گلدانی و باغچه ای اصلاح و وارد بازار گردیده اند (Anderson, 2007). در گیاه سوسن تغذیه درست به منظور تولید گل شاخه بریده بسیار مهم

جنس سوسن از خانواده لیلیاسه (*Liliaceae*) بوده و در باغبانی جایگاه ویژه ای در میان گل های شاخه بریده، گلدانی و باغچه ای دارد (Armitage, 2003). در سال ۲۰۰۹ گل سوسن در بین گل های شاخه بریده در بازارهای عمده فروش گل در جهان (هلند) رتبه چهارم و ارزش هر شاخه آن ۱۰۰۰۰ ریال (۰/۷ یورو) بود (Anonymous, 2011). در

EDTA در هیبریدهای آسیایی سوسن ارقام درم و ورممر ( *Dream* و *Vermeer* ) باعث افزایش رشد و جذب عناصر غذایی اصلی (N,P,K) می گردد.

Berghoef (1985) با بررسی اثر کلسیم بر روی سوختگی انتهایی برگ در رقم سوسن پاپرت (*Pirate*) به این نتیجه رسید که رطوبت بالای محیط عامل اصلی افزایش سوختگی انتهایی برگ می باشد و نیز گیاهان بدون ریشه ساقه ای علایم این بیماری را بیشتر نشان می دهند، همچنین در سیستم های کشت هیدروپونیک غلظت پایین کلسیم باعث بروز این علایم در گیاه می گردد و غلظت های بیشتر کلسیم سوختگی انتهایی برگ را کم می کند اما از آن جلوگیری نمی کند.

در این تحقیق بهترین غلظت کلسیم از منبع کلرید کلسیم ( $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ ) برای اسپری برگی ۶۸ میلی مول تعیین گردید. Mazaheri et al. (2009) با بررسی ترکیبات کلسیمی در بهبود صفات کیفی سوسن رقم ناونا به این نتیجه رسیدند که اسپری کلسیم بصورت نیترات، سیلیکات، آمینو کلات و کلات کلسیم باعث افزایش غلظت کلسیم برگ ها، وزن تر، طول برگ، قطر ساقه و عمر پس از برداشت گردیدند اما بر تعداد غنچه و قطر گل تاثیر معنی داری نداشت و بهترین غلظت ۵۰ میلی مول بر لیتر تعیین گردید. این تحقیق جهت بررسی اثرات کلسیم بر خصوصیات کمی و کیفی گل سوسن در شرایط شمال کشور (استان گیلان)، انجام گرفت.

### مواد و روش ها

این طرح در زمستان ۱۳۸۸ و بهار سال ۱۳۸۹ در گلخانه دانشکده علوم کشاورزی دانشگاه گیلان بصورت آزمایش فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار انجام شد. فاکتورهای آزمایش شامل دو رقم از سوسن بنام ناونا (*Navona*) به رنگ سفید از گروه آسیایی و فانجیو (*Fangio*) به رنگ صورتی از گروه LA، نیترات کلسیم با غلظت های ۰، ۱، ۱/۵ و ۲ میلی مول و هورمون اکسین با غلظت

است (Beattie et al, 1993). مهمترین مشکل ناشی از تغذیه نامناسب بروز کمبود کلسیم و سقط جوانه گل می باشد (Gill, 2006). در هیبرید آسیایی سوسن رقم ناونا (*Navona*)، سوختگی برگ مهمترین مشکل در مرحله قبل و پس از برداشت بشمار رفته و مهمترین دلیل آن کمبود کلسیم و نیز نبود ریشه های ساقه ای کافی در قسمت بالای پیاز می باشد (Berghoef, 1985). تغذیه مناسب جهت تولید گل‌های شاداب بسیار حائز اهمیت است. با توجه به اینکه انتقال کلسیم در گیاهان به راحتی انجام نمی گیرد، بسیاری از ارقام سوسن در شرایط آب و هوایی رطوبت زیاد، دچار علایم سوختگی انتهایی برگ (Upper leaf necroses) می گردند که بهترین روش برای جلوگیری از این پدیده تغذیه منابع کلسیمی می باشد (Padhye et al, 2007).

(Bryan, J.E. 2002) نشان داد که در گل سوسن ریشه های بالای پیاز نقش مهمی در کاهش کمبود کلسیم دارند بطوریکه در هیبریدهای آسیایی و LA (هیبریدهای گیاه سوسن که از ترکیب گونه های آسیایی و گونه لانگیفلوروم بدست می آیند) بدلیل تولید کم ریشه های بالای پیاز نسبت به اورینتال ها و سایر هیبریدهای سوسن دچار کمبود کلسیم می گردند. کمبود کلسیم باعث کاهش عمر پس از برداشت و جلوگیری از باز شدن طبیعی غنچه های گل در رز گردید. (Bryan, 2002; Boodle, 1981). سوسن های اورینتال به تغذیه زیاد نیاز دارند و غلظت پایین عناصر غذایی مخصوصاً کلسیم و نیترات در زمان پیش رس کردن، کیفیت گیاه را پایین می آورد (De Hertogh, 1989). در سوسن سوختگی انتهایی برگ عمدتاً در ۳۰-۴۰ روز پس از کاشت مشاهده می گردد. پیشگیری از این عارضه نیازمند به غلظت کلسیم (۰/۸ - ۰/۶ درصد وزن خشک) در مرحله معینی از رشد می باشد (Chang et al., 2004). تحقیقات (Sanchez et al., 2008) نشان داد بکارگیری میزان ۶/۷۵ میلی لیتر کلسیم بصورت کلات

گل، در شیشه های یک لیتری با ۵۰۰ سی سی آب مقطر قرار داده شدند. شرایط محیط آزمایشگاه در دمای  $5 \pm 20$  و رطوبت نسبی  $5 \pm 75$  درصد تحت نور فلورسانت با شدت ۴۰ میکرومول بر متر مربع بر ثانیه به مدت ۱۲ ساعت در شبانه روز تنظیم گردید. ریزش ۵۰ درصد گل ها ( گلبرگ های گلچه های گل آذین) معیاری از طول عمر گل محسوب گردید.

برای اندازه گیری کلسیم، مقدار یک گرم نمونه گیاهی بافت برگ، ساقه، گل و ریشه (خشک شده در دمای ۱۰۵ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت) پودر شده را در بوتله چینی ریخته شد و حداقل به مدت ۶ ساعت در کوره با دمای ۶۰۰ درجه سانتی گراد حرارت داده شد تا خاکستر تهیه گردید، بعد مقدار ۵ سی سی اسید کلریدریک ۱:۲ به آنها اضافه و در حمام بخار به مدت نیم ساعت قرار داده شد. سپس آنها را در بالن های ۱۰۰ سی سی با استفاده از کاغذ صافی فیلتر کرده تا عصاره از آن تهیه شود و عصاره حاصل توسط دستگاه جذب اتمی مدل Spectra AA 220 قرائت شد. میزان نفوذپذیری سلول بر اساس روش (Torre et al., 1999) انجام گرفت. به این ترتیب که از بافت برگ و گل بصورت دیسک به تعداد ۵ عدد به اندازه ۱ سانتی متر مربع با چوب پنبه سوراخ کن بریده و به مدت ۱۰ دقیقه در درون ۵۰ میلی لیتر آب مقطر غوطه ور شد. سپس این محلول بخاطر حذف یون هایی که از فضای آزاد سلول انتشار یافته اند، دور ریخته شد. در مرحله بعد به آن ۱۵ میلی لیتر آب دوبار تقطیر اضافه و در ۱۳۰ دور در دقیقه به مدت ۹۰ دقیقه در شیکر گردان، قرار داده شدند. سپس در بن ماری (حمام آب گرم) با دمای ۳۰ درجه سانتی گراد به مدت ۴۵ دقیقه قرار گرفتند. پس از هم دما شدن با محیط (۲۵ درجه سانتی گراد) نمونه ها با  $Ec$  متر مدل Metrohm 644 قرائت گردیدند ( $E_1$ ). در مرحله بعد همان نمونه ها در دمای ۱۲۰ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ دقیقه اتوکلاو گردیدند. بعد از سرد شدن و هم دما شدن با محیط (۲۵

های ۷۵۰، ۵۰۰ و ۱۰۰۰ پی پی ام بود. پیازهای  $F_1$  ارقام انتخابی از کشور هلند و از شرکتهای اونینگ (Oning) و وی دبلیو اس (VWS) تهیه شدند. قبل از کشت پیازها تجزیه آب (جدول ۱) و بستر کشت (جدول ۲) همچنین اندازه گیری میزان کلسیم در بافت پیاز انجام شد. غلظت کلسیم در پیاز قبل از کشت بطور میانگین  $0.1 \pm 0.35$  درصد وزن خشک پیاز بود. وزن پیازها قبل از کشت برای رقم ناونوا (Navona) بطور متوسط  $55 \pm 65$  گرم و رقم (Fangio) نیز  $5 \pm 65$  گرم بود. از هر رقم یک پیاز در گلدانهای پلاستیکی حاوی بستر تجاری به نسبت ۷۰٪ کوکوپیت و ۳۰٪ پرلیت کشت گردیدند. گیاهان بعد از کشت از هفته دوم با نیترات کلسیم به غلظت های ۱، ۰، ۱/۵ و ۲ میلی مول در لیتر تغذیه گردیدند و همزمان در طی رشد رویشی بمنظور تغذیه تکمیلی با کود کامل تجاری پلانتا (Planta) بر اساس ترکیبات کودی زیر  $N-12, P_2O_5-12, K_2O-36, MgO-1, Cu-0.03, Fe-0.001, Zn-0.01, Mo-0.001$  و بصورت  $0.02H_3BO_4$  کود آبیاری گردیدند. دمای محیط پرورش ۲۰-۱۵ درجه سانتی گراد و رطوبت نسبی ۸۰-۷۰ درصد و نور فلورسانت با شدت ۴۰ میکرومول بر متر مربع بر ثانیه تنظیم گردید. برای بررسی اثر تنظیم کننده اندول بوتیریک اسید بر ریشه زایی طوقه گیاه (ساقه بالای پیاز) زمانیکه پیازهای کشت شده در گلدان ها به اندازه ۱۰ سانتی متر رشد نمودند، با استفاده از هورمون IBA با غلظت های ۵۰۰، ۷۵۰ و ۱۰۰۰ قسمت در میلیون بر منطقه طوقه محلول پاشی گردیدند. گیاهان بعد از برداشت به منظور بررسی عمر پس از برداشت (ماندگاری) به آزمایشگاه باغبانی دانشکده کشاورزی دانشگاه گیلان انتقال و برای بررسی شاخص های فیزیولوژی و مرفولوژی مورد ارزیابی قرار گرفته اند. از هر ترکیب آزمایشی بطور تصادفی ۶ شاخه گل به ارتفاع ۸۰ سانتی متر بریده و وزن تر آنها نیز اندازه گیری گردید و سپس برای بررسی ماندگاری

شیشه ها توسط ونوژکتها، به میزان ۱ مایکرولیتر نمونه گیری و سپس به دستگاه کروماتوگرافی گازی (GC) مدل Shimadzu- Q 5050 تزریق شد. برای اندازه گیری مساحت برگ از پلانی متر استفاده شد. وزن خشک گیاه با قرار دادن در دمای ۱۰۵ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت بدست آمد. برای اندازه گیری سطوح سوختگی برگ از کاغذ میلی متری استفاده شد. نتایج حاصله با نرم افزار MSTATC تجزیه و تحلیل و برای مقایسه میانگین ها از آزمون LSD و در نهایت از نرم افزار Excel برای رسم نمودارها استفاده گردید.

درجه سانتی گراد)  $E_c$  نمونه ها اندازه گیری گردید ( $E_2$ ). در نهایت نفوذپذیری کل سلول (L) با استفاده از فرمول زیر بصورت درصد محاسبه

$$l = (E_2 - \frac{E_1}{E_2}) * 100$$

برای اندازه گیری اتیلن، یک نمونه گل از هر تیمار در استوانه های شیشه ای که درب آنها بوسیله چوب پنبه مسدود شده بود، قرار گرفت.

برای جلوگیری از خروج گاز اتیلن درب آن بطور کامل عایق شد. شیشه ها برای مدت معین (معمولا بیش از ۱۰ ساعت) در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد نگهداری شدند. از گاز موجود در

جدول ۱- نتایج تجزیه آب

EC(میکروموس)	pH	میلی اکی والان در لیتر								
		کلسیم	منیزیم	پتاسیم	سدیم	بیکربنات	نیتрат	سولفات	کلر	بور
۵۵۰	۶/۹۶	۲/۴	۲/۷	۰/۰۵	۰/۷	۲/۲	۰/۰۶	۱/۳	۱/۱	۰/۹۷

جدول ۲- تجزیه خصوصیت شیمیایی بستر کشت

EC(میکروموس)	pH	میلی اکی والان در لیتر						
		کلسیم	منیزیم	پتاسیم	سدیم	نیترات	فسفر	کلر
۶۵۰	۷/۲	۶/۶	۸/۷	۲۰/۲	۷/۳	۱۲/۶	۶/۸	۱/۴

گلبرگ های ریزشی در روز دهم تاثیر معنی داری داشت.

افزایش غلظت کلسیم از طریق منابع نیتراتی باعث افزایش غلظت این عنصر در بافتهای گیاه گردید ضمن اینکه بالاترین غلظت کلسیم به میزان ۰/۸۲ درصد ماده خشک در ساقه و سپس در برگهای بالایی و پایینی گل سوسن در غلظت ۲ میلی مول در لیتر نیترات کلسیم مشاهده گردید (جدول ۵). همچنین در غلظت ۱/۵ میلی مول در لیتر نیترات کلسیم بطور چشمگیری سوختگی انتهایی برگ در رقم ناونا کاهش یافت (جدول ۷). پیشگیری از عارضه سوختگی انتهایی برگ نیازمند به غلظت کلسیم بافت در مرحله معینی از رشد می باشد (Chang et al., 2004). این نتایج مؤید این نکته است که استفاده از منابع کلسیم همراه با ترکیبات نیتروژنی مانند نیترات کلسیم از سویی باعث افزایش غلظت کلسیم در بافت و از سوی دیگر موجب افزایش

## نتایج و بحث

تاثیر نیترات کلسیم بر صفات فیزیولوژیک و مرفولوژیک در گل سوسن

همانطوریکه از نتایج تجزیه واریانس صفات فیزیولوژیک در (جدول ۳) مشاهده می شود، تیمار نیترات کلسیم بر غلظت کلسیم اندامهای گیاه بجز در ریشه های ساقه ای بر میزان نفوذپذیری دیواره سلولی در اندام های ساقه، برگ و گل و نیز بر تولید گاز اتیلن در روز اول مرحله پس از برداشت گل تاثیر معنی داری داشت. اثر متقابل رقم، نیترات کلسیم و هورمون IBA در میزان کلسیم گل و برگ بالایی (منظور برگ بالایی گیاه) معنی دار گردید.

همچنین نتایج تجزیه واریانس صفات مرفولوژیک در (جدول ۴) نشان می دهد که مصرف نیترات کلسیم بر مساحت برگ، وزن تر و خشک گیاه، سطح سوختگی انتهایی برگ، تعداد ریشه های نابجا (بالای پیاز) و تعداد

شده و در نتیجه تجزیه دیواره سلولی در اثر آنزیم پکتین پلی مرز به کندی صورت می گیرد (Pooviah et al., 1987). بنابراین باعث افزایش ماندگاری گل در هر دو رقم از گل سوسن می گردد. نتایج این تحقیق با نتایج تحقیقات دیگر محققین در مورد گل رز (Torre et al., 1999; De Capdeville et Bhattacharjee et al., 2002; 2005; al., 2005) ، گل میخک (Mayak et al., 1974) ، گل ژربرا (Gerasopoulos et al., 1999) و گل گلابول (Pruthi et al., 2001) که استفاده از کلسیم باعث افزایش ماندگاری گل در مرحله پس از برداشت گردیده بود، مطابقت دارد. تولید اتیلن در گل رابطه عکس با غلظت نیترات کلسیم در محلول غذایی داشت. بطوریکه کمترین میزان اتیلن در روز اول آزمایش (همزمان با باز شدن گلبرگها) به میزان  $0/054$  میکرو لیتر بر ساعت گرم وزن تر گل در غلظت  $1/5$  میلی مول در لیتر نیترات کلسیم در رقم ناونا تولید شد و برعکس بیشترین اتیلن تولیدشده از گل به میزان  $0/26$  ،  $1/11$  و  $1/44$  میکرو لیتر بر ساعت بر گرم وزن تر گل به ترتیب در روزهای اول، ششم و دهم مربوط به تیمار شاهد بود (جدول ۶). افزایش تولید اتیلن در گل باعث تسریع در فرایند پیری در گل و ریزش بیشترین گلبرگ در ساقه گل دهنده در ترکیب شاهد گردید (جدول ۷). بطور کلی کلسیم منجر به تعویق پیری در بافتهای گیاهی بطور عام می گردد (Ferguson et al., 1988). شاید از دلایل اصلی کاهش تولید اتیلن، افزایش غلظت کلسیم در بافتهای دیواره سلولی و در نتیجه افزایش مقاومت سلولی در برابر پیری باشد (Pooviah et al., 1987). نتایج این آزمایش با نتایج تحقیق دیگر محققین در مورد استفاده از منابع مختلف کلسیم بر کیفیت گل رز (Kiani., 2009) و کیفیت گل سوسن (Mazaheri., 2009) و با تاکید بر اینکه افزایش غلظت کلسیم در گلهای شاخه بریده رز (Mortazavi., 2008) و اورنیتوگالوم (*Ornithogalum*) (Friedman et al., 2005) باعث کاهش تولید اتیلن شده و آن نیز باعث کاهش خمیدگی ساقه گلدهنده آن در مرحله پس از برداشت گردید، مطابقت دارد. نقش کلسیم بر پیری گل های رز ، بوسیله تولید اتیلن و فعالیت فسفولیپدهای غشاء سلول کنترل می شود (Torre et al., 1999).

سرعت عمل جذب کلسیم بوسیله ریشه های گیاه می شود (Marschner, 1995). محققین نشان دادند که افزایش کلسیم در محلول غذایی باعث افزایش غلظت این عنصر در ریشه، برگ و گلبرگ رز گردید (Starkey et al., 2001; Nielsen et al., 1999; al., 1997) (Mortensen et al., 2001). همچنین تغذیه منابع نیتراتی کلسیم مانند نیترات کلسیم باعث افزایش غلظت کلسیم در بافتهای میوه سیب و گلابی گردیده و عوارض ناشی از کمبود کلسیم کاهش یافت (Raese et al., 1990). بنابراین ضمن مطابقت نتایج این تحقیق با تحقیقات دیگر محققین، وجود کلسیم کافی در بافت ساقه و برگ، از دلایل اصلی کاهش عارضه سوختگی انتهایی برگ، بخصوص در رقم ناونا می باشد. بیشترین وزن تر و خشک گیاه، وزن تر ساقه گل دهنده (گل شاخه بریده) و مساحت برگ در غلظت  $2$  میلی مول در لیتر نیترات کلسیم برای رقم فانجیو بدست آمد (جدول ۷). این نتایج نشان می دهد که استفاده از ترکیبات نیتروژنی همراه با کلسیم مانند نیترات کلسیم بازده جذب کلسیم را افزایش داده و آن نیز باعث افزایش جذب عناصر غذایی از قبیل NPK و در نتیجه باعث افزایش رشد می شود (Marschner, 1995). کلسیم به عنوان پیک ثانویه در واکنشهای هورمونی و محیطی ایفای نقش می نماید و تحریک کننده جذب سایر عناصر غذایی در نتیجه تجمع مواد فتوسنتزی (بیوماس) می گردد (Bass et al., 2000; Bartal et al., 2001). نتایج این تحقیق با تحقیق Sanchez et al (2008) که نشان دادند بکار گیری کلسیم بصورت کلات EDTA بر روی ارقام آسیایی سوسن درم و ورممر (Vermeer و Dream) باعث افزایش رشد می گردد، مطابقت دارد. بالاترین عمر پس از برداشت (ماندگاری) با  $10$  روز در  $1/5$  و  $2$  میلی مول در لیتر نیترات کلسیم و کمترین آن با  $7$  روز در شاهد (بدون نیترات کلسیم) مشاهده شد. کمترین گلبرگ های ریزشی در ترکیبات  $1/5$  و  $2$  میلی مول در لیتر نیترات کلسیم بدست آمد (جدول ۷). کلسیم یک ماده ضروری برای دیواره سلولی می باشد در بافت هایی که این عنصر وجود دارد باعث افزایش ترکیبات پلی ساکاریدی و پکتینی در آن می گردد. افزایش این ترکیبات باعث افزایش سفتی دیواره سلولی

نشت آب و مواد غذایی از آن کمتر می شود ( Pooviah et al., 1987) و بر عکس ساخته شدن دیواره سلولی در اثر کمبود و نقصان کلسیم، کاهش می یابد ( Lim et al., 1998). در این آزمایش مشخص گردید که نفوذپذیری کم سلول دلیل بر عدم تخریب دیواره آن و در نتیجه افزایش عمر پس از برداشت گل در هر دو رقم نانا و فانجیو می باشد.

براساس جدول ۶ می توان استنباط کرد که با افزایش غلظت نیترات کلسیم، نفوذپذیری دیواره سلولی در گل، ساقه و برگ کاهش می یابد که خود دلیل بر کاهش نفوذپذیری بافت دیواره سلول در اثر افزایش جذب کلسیم می باشد. همچنین کلسیم باعث اثر متقابل فسفولیپیدهای غشاء با پروتئین های غشاء در جهت حفظ ثبات غشاء سلولی می گردد که در نتیجه میزان

جدول ۳- تجزیه واریانس اثرات رقم، نیترات کلسیم و هورمون IBA بر میزان کلسیم، ویژگی فیزیولوژیک نفوذپذیری دیواره سلول و تولید اتیلن در گل سوسن

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مریعات										
		کلسیم										رقم
		گل	ساقه	برگ بالایی	برگ پایینی	پياز	ریشه نابجا	ریشه اصلی	گل	ساقه	برگ	
رقم	۱	۰/۰۰۲ <sup>ns</sup>	۰/۰۲۶ <sup>ns</sup>	۰/۰۴۲ <sup>ns</sup>	۰/۰۶۶ <sup>ns</sup>	۰/۱۴۴ <sup>ns</sup>	۰/۱۰۶ <sup>ns</sup>	۰/۱۰۱ <sup>ns</sup>	۰/۵۱۲۸۹ <sup>ns</sup>	۰/۳۸۸ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۸ <sup>ns</sup>	
نیترات کلسیم	۳	۰/۰۴۹ <sup>ns</sup>	۰/۵۶۸ <sup>ns</sup>	۰/۳۴۱ <sup>ns</sup>	۰/۲۷۱ <sup>ns</sup>	۰/۰۶۴ <sup>ns</sup>	۰/۱۳۸ <sup>ns</sup>	۰/۰۸۳ <sup>ns</sup>	۲۸۸۱/۲۰۹ <sup>ns</sup>	۲۴۸۱/۸۲۵ <sup>ns</sup>	۶۵۲/۴۹۱ <sup>ns</sup>	
هورمون	۲	۰/۰۰۸ <sup>ns</sup>	۰/۰۶۶ <sup>ns</sup>	۰/۰۳۴ <sup>ns</sup>	۰/۰۷۷ <sup>ns</sup>	۰/۰۱۰ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۴ <sup>ns</sup>	۰/۰۲۸ <sup>ns</sup>	۷/۱۱۴ <sup>ns</sup>	۸/۵۵۶ <sup>ns</sup>	۲/۲۳۷ <sup>ns</sup>	
رقم x نیترات کلسیم	۲	۰/۰۱۷ <sup>ns</sup>	۰/۱۷۱ <sup>ns</sup>	۰/۱۱۸ <sup>ns</sup>	۰/۰۷۸ <sup>ns</sup>	۰/۰۴۶ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۷ <sup>ns</sup>	۰/۰۱۰ <sup>ns</sup>	۵۲/۱۲ <sup>ns</sup>	۳۵/۳۰۲ <sup>ns</sup>	۵/۲۳۲ <sup>ns</sup>	
رقم x هورمون	۲	۰/۰۰۲ <sup>ns</sup>	۰/۰۱۷ <sup>ns</sup>	۰/۰۱۰ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۹ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۳ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۱ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۵ <sup>ns</sup>	۶/۱۸۶ <sup>ns</sup>	۰/۰۶ <sup>ns</sup>	۲/۹۷۶ <sup>ns</sup>	
نیترات کلسیم x هورمون	۶	۰/۰۰۹ <sup>ns</sup>	۰/۰۴۵ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۷ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۳ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۶ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۲ <sup>ns</sup>	۰/۰۱۶ <sup>ns</sup>	۴/۰۳ <sup>ns</sup>	۱۲/۲۶۶ <sup>ns</sup>	۲۳/۴۰۷ <sup>ns</sup>	
رقم x نیترات کلسیم x هورمون	۶	۰/۰۰۸ <sup>ns</sup>	۰/۰۱۱ <sup>ns</sup>	۰/۰۲۸ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۳ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۶ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۵ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۵ <sup>ns</sup>	۷/۱۶۶ <sup>ns</sup>	۱۲/۲۰۵ <sup>ns</sup>	۲۰/۸۲۳ <sup>ns</sup>	
خطا	۴۸	۰/۰۰۳	۰/۰۵۲	۰/۰۱۱	۰/۰۱۷	۰/۰۰۹	۰/۰۰۲	۰/۰۱۳	۸/۸۵۴	۶/۹۰۷	۱۲/۱۷۷	
ضریب تغییرات (CV%)	--	۱۹	۲۰/۰۹	۱۹/۰۷	۲۴/۰۲	۲۳/۰۴	۲۳/۰۴	۲۸/۵۸	۱۵/۶۱	۱۷/۸۲	۱۵/۷۲	

<sup>ns</sup> = عدم معنی دار <sup>\*\*</sup> معنی دار در سطح یک درصد <sup>\*</sup> معنی دار در سطح ۵ درصد

جدول ۴- تجزیه واریانس اثرات رقم، نیترات کلسیم و هورمون IBA بر صفات مورفولوژیک دو رقم سوسن

منابع تغییرات	درجه آزادی	میانگین مریعات						
		مساحت برگ	سوخنگی برگ	وزن تر گل	وزن تر گیاه	وزن خشک گیاه	تعداد ریشه های بالای بیاز	وزن تر ریشه
رقم	۱	۲۵۴۲/۶۷۷ <sup>ns</sup>	۴۵/۱۲۵ <sup>ns</sup>	۵۰۵/۱۲۵ <sup>ns</sup>	۲۴۲۶ <sup>ns</sup>	۱۸۴۷/۵۰۹ <sup>ns</sup>	۲۵۵/۳۸ <sup>ns</sup>	۳۲۰ <sup>ns</sup>
نیترات کلسیم	۲	۵۲/۹۶۶ <sup>ns</sup>	۵/۹۹۷ <sup>ns</sup>	۲۴۵/۹۴ <sup>ns</sup>	۲۸۴۵۲/۶۴۸ <sup>ns</sup>	۴۵/۱۳۹۷ <sup>ns</sup>	۳۵۵۵/۵۳۷ <sup>ns</sup>	۱۲۳۱/۷۹۶ <sup>ns</sup>
هورمون	۲	۴/۱۲۷ <sup>ns</sup>	۰/۴۳۱ <sup>ns</sup>	۴۵/۰۴۲ <sup>ns</sup>	۱۴۰۲/۱۸۱ <sup>ns</sup>	۶/۱۶۱ <sup>ns</sup>	۱۰۳۰۲/۳۴۷ <sup>ns</sup>	۶۶/۲۹۲ <sup>ns</sup>
رقم x نیترات کلسیم	۲	۸/۸۴۹ <sup>ns</sup>	۳/۹۰۳ <sup>ns</sup>	۵۱/۳۴۷ <sup>ns</sup>	۶۶۲۷/۱۸۵ <sup>ns</sup>	۹۴/۳۷۶ <sup>ns</sup>	۱۲۶/۳۷ <sup>ns</sup>	۴۷/۶۶۷ <sup>ns</sup>
رقم x هورمون	۲	۰/۸۶۶ <sup>ns</sup>	۲/۰۴۲ <sup>ns</sup>	۷/۲۹۲ <sup>ns</sup>	۳۹۲/۳۷۵ <sup>ns</sup>	۲/۴۹۹ <sup>ns</sup>	۳۰۸۹/۲۹۲ <sup>ns</sup>	۷۸/۰۴۲ <sup>ns</sup>
نیترات کلسیم x هورمون	۶	۱/۶۴۲ <sup>ns</sup>	۲/۰۰۵ <sup>ns</sup>	۱۰۲/۲۰۱ <sup>ns</sup>	۴۹۷/۲۷۲ <sup>ns</sup>	۸/۱۰۶ <sup>ns</sup>	۴۵۶/۵۵۱ <sup>ns</sup>	۳۰/۹۲۱ <sup>ns</sup>
رقم x نیترات کلسیم x هورمون	۶	۵/۳۶۹ <sup>ns</sup>	۲/۲۰۸ <sup>ns</sup>	۱۸۱/۶۲۵ <sup>ns</sup>	۳۱۸/۲۸۲ <sup>ns</sup>	۹/۷۱۶ <sup>ns</sup>	۱۶۶/۴۹۵ <sup>ns</sup>	۶۱/۴۸۶ <sup>ns</sup>
خطا	۴۸	۲/۶۷۷	۰/۵۲۸	۱۱۴/۳۸۹	۴۱۱/۹۵۸	۱۰/۱۶۵	۱۶۹/۳۰۶	۴۴/۸۷۵
ضریب تغییرات (CV%)	--	۹/۹۱	۲۱/۰۷	۱۱/۰۹	۸/۱۷	۱۶/۰۷	۲۱/۸۶	۲۳/۵۷

<sup>ns</sup> = عدم معنی دار <sup>\*\*</sup> معنی دار در سطح یک درصد <sup>\*</sup> معنی دار در سطح ۵ درصد

جدول ۵- تاثیر نسبت های مختلف نیترات کلسیم بر میزان کلسیم اندامهای مختلف گل سوسن

غلظت کلسیم (درصد ماده خشک)							غلظت نیترات کلسیم (میلی مول)
گل	ساقه	برگ بالایی	برگ پایینی	پياز	ریشه بالاي	ریشه زیر پياز	
۰/۲۰۲ <sup>b</sup>	۰/۴۹ <sup>b</sup>	۰/۳۹۶ <sup>c</sup>	۰/۳۳۸ <sup>c</sup>	۰/۳۲۲ <sup>b</sup>	۰/۱۵۲ <sup>b</sup>	۰/۱۹۱ <sup>b</sup>	۰
۰/۲۱۶ <sup>b</sup>	۰/۵۱ <sup>b</sup>	۰/۴۷۹ <sup>b</sup>	۰/۴۹۴ <sup>b</sup>	۰/۴ <sup>a</sup>	۰/۲۰۵ <sup>b</sup>	۰/۲۵۳ <sup>ab</sup>	۱
۰/۳۲۲ <sup>a</sup>	۰/۷۹۳ <sup>a</sup>	۰/۶۶۸ <sup>a</sup>	۰/۶۴۵ <sup>a</sup>	۰/۴۵۴ <sup>a</sup>	۰/۳۴۲ <sup>a</sup>	۰/۳۳۳ <sup>a</sup>	۱/۵
۰/۲۸۶ <sup>a</sup>	۰/۸۲ <sup>a</sup>	۰/۶۶۹ <sup>a</sup>	۰/۶۳۶ <sup>a</sup>	۰/۴۴۱ <sup>a</sup>	۰/۲۹۸ <sup>a</sup>	۰/۳۲۷ <sup>a</sup>	۲

میانگین هایی که در هر ستون دارای حروف مشترک می باشد از لحاظ آزمون چند دامنه ای LSD معنی دار نمی باشد.

جدول ۶- تاثیر نسبت های مختلف نیترات کلسیم بر میزان نفوذپذیری دیواره سلول و اتیلن در قسمت های مختلف گل سوسن

غلظت نیترات کلسیم (میلی مول)			نفوذپذیری دیواره سلول (درصد)			اتیلن (میکرولیتر بر ساعت بر گرم وزن تر گل)		
گل	ساقه	برگ	روز اول	روز ششم	روز دهم	روز اول	روز ششم	روز دهم
۲۳/۷ <sup>a</sup>	۱۸/۶ <sup>a</sup>	۲۷/۷۳ <sup>a</sup>	۰/۲۶۲ <sup>a</sup>	۱/۱۱۶ <sup>a</sup>	۱/۴۴۶ <sup>a</sup>	۰/۲۶۲ <sup>a</sup>	۱/۱۱۶ <sup>a</sup>	۱/۴۴۶ <sup>a</sup>
۱۹/۷۸ <sup>b</sup>	۱۷/۱۷ <sup>a</sup>	۲۶/۹۷ <sup>a</sup>	۰/۱۶ <sup>b</sup>	۱/۰۸۹ <sup>a</sup>	۱/۱۷۳ <sup>b</sup>	۰/۱۶ <sup>b</sup>	۱/۰۸۹ <sup>a</sup>	۱/۱۷۳ <sup>b</sup>
۱۶/۴۳ <sup>c</sup>	۱۲/۲۵ <sup>b</sup>	۱۸/۱۵ <sup>b</sup>	۰/۰۵۴ <sup>c</sup>	۰/۸۹۷ <sup>b</sup>	۱/۱۳۲ <sup>b</sup>	۰/۰۵۴ <sup>c</sup>	۰/۸۹۷ <sup>b</sup>	۱/۱۳۲ <sup>b</sup>
۱۴/۶۱ <sup>c</sup>	۱۰/۹۵ <sup>b</sup>	۱۵/۹۵ <sup>b</sup>	۰/۰۷۴ <sup>c</sup>	۰/۶۸۲ <sup>c</sup>	۱/۱۰۸ <sup>b</sup>	۰/۰۷۴ <sup>c</sup>	۰/۶۸۲ <sup>c</sup>	۱/۱۰۸ <sup>b</sup>

میانگین هایی که در هر ستون دارای حروف مشترک می باشد از لحاظ آزمون چند دامنه ای LSD معنی دار نمی باشد.

جدول ۷- تاثیر نسبت های مختلف نیترات کلسیم بر صفات مرفولوژیک در گل سوسن

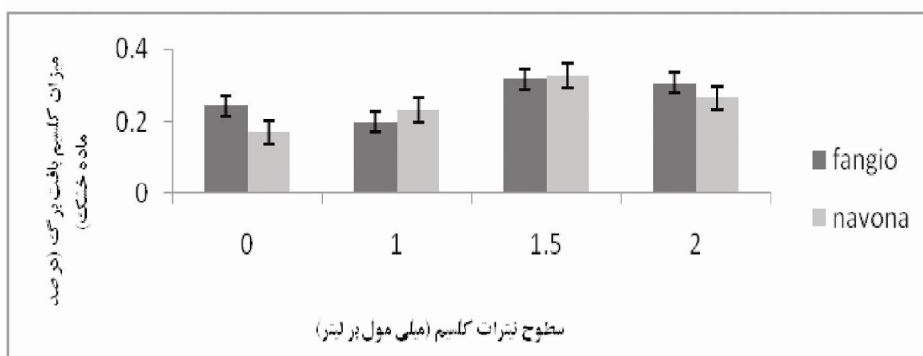
غلظت هورمون اکسین IBA (پی پی ام)		صفات فیزیولوژیک		صفات مرفولوژیک		
کلسیم ساقه (درصد وزن خشک)	کلسیم برگ پایینی (درصد وزن خشک)	وزن تر گل (گرم)	وزن تر گیاه (گرم)	تعداد ریشه های نابجا (عدد)	تعداد گلبرگ ریزشی در روز دهم (عدد)	
۰/۵۹۷ <sup>b</sup>	۰/۴۸۵ <sup>b</sup>	۹۳/۸۳ <sup>a</sup>	۲۴۲/۶ <sup>b</sup>	۳۵/۶۷ <sup>b</sup>	۳/۲۵ <sup>ab</sup>	۵۰۰
۰/۶۸۵ <sup>a</sup>	ab	۹۰/۵۴ <sup>ab</sup>	۲۵۷/۱ <sup>ab</sup>	۶۹/۹۶ <sup>a</sup>	۳/۵۴ <sup>a</sup>	۷۵۰
۰/۶۸۱ <sup>a</sup>	۰/۵۳۹	۸۵/۲۵ <sup>b</sup>	۲۴۵/۷ <sup>a</sup>	۷۲/۹۶ <sup>a</sup>	۳/۰۴ <sup>b</sup>	۱۰۰۰
۰/۵۹۸ <sup>a</sup>						

میانگین هایی که در هر ستون دارای حروف مشترک می باشد از لحاظ آزمون چند دامنه ای LSD معنی دار نمی باشد.

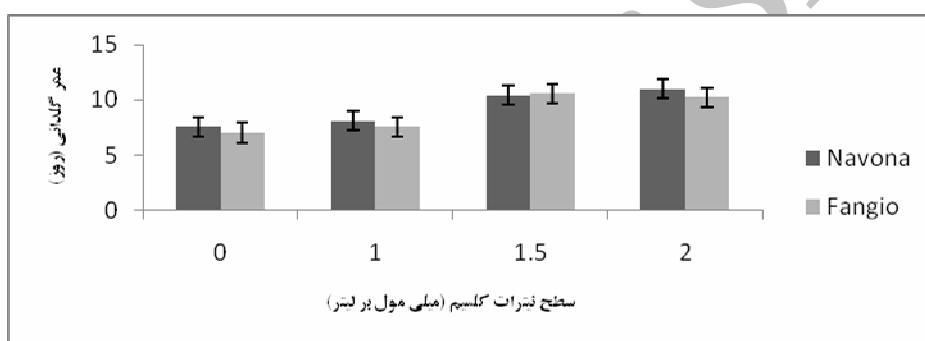
کمبود کلسیم برگ تعیین شد (شکل ۱). بنابراین در غلظت ۱/۵ میلی مول در لیتر نیترات کلسیم برای رقم نونا از ارقام آسیایی و در غلظت ۲ میلی مول بر لیتر نیترات کلسیم برای رقم فانجیو از ارقام LA بیشترین

در این آزمایش برای رقم نونا از ارقام آسیایی گل سوسن غلظت ۱/۵ میلی مول در لیتر نیترات کلسیم و برای رقم فانجیو از ارقام LA گل سوسن غلظت ۲ میلی مول در لیتر نیترات کلسیم، غلظت مناسبی برای رفع

عمر glandani بدست آمد (شکل ۲). این تفاوت در میزان غلظت در دو رقم از گل سوسن شاید بدلیل بزرگ بودن شاخساره رقم LA نسبت به رقم آسیایی باشد.



شکل ۱ - اثر متقابل سطوح مختلف نیترات کلسیم و ارقام بر غلظت کلسیم بافت برگ



شکل ۲ - اثر متقابل سطوح مختلف نیترات کلسیم و ارقام بر عمر glandani (ماندگاری)

ارقام سوسن آسیایی نسبت به سایر ارقام آن بخصوص اورینتال ها ریشه های نابجای کمتری تولید می کنند (Bryan, 2002) و یکی از دلایل کمبود کلسیم در ارقام آسیایی کمبود ریشه های ساقه ای منطقه طوقه گیاه می باشد (Bergchoef, 1985). همانطوریکه در شکل ۳ مشاهده می شود با افزایش غلظت هورمون IBA تعداد ریشه های ساقه ای طوقه افزایش یافته و بیشترین ریشه ساقه ای در رقم ناونا به میزان ۴۷ عدد در غلظت ۱۰۰۰ پی پی ام هورمون IBA و برای رقم فانجیو نیز به میزان ۹۸ عدد در غلظت ۱۰۰۰ پی پی ام هورمون IBA بدست آمد. برهمکنش هورمون و نیترات کلسیم بر سوختگی انتهایی برگ و نیز بر تعداد ریشه های ساقه ای منطقه طوقه اثر معنی دار داشت (جدول ۴). با افزایش غلظت هورمون IBA میزان کلسیم ساقه و برگ افزایش یافت که به دنبال آن وزن تر ساقه گلدهنده و

#### تاثیر هورمون IBA بر صفات فیزیولوژیک و مورفولوژیک در گل سوسن

همانطوریکه از نتایج تجزیه واریانس صفات فیزیولوژیک در جدول ۳ مشاهده می شود اثر هورمون IBA در ارقام بر غلظت کلسیم ریشه های پایین پیاز معنی دار گردید. بر همکنش بین هورمون و نیترات کلسیم در غلظت کلسیم ساقه و ریشه های اصلی معنی دار گردید. اثر متقابل هورمون ، نیترات کلسیم و ارقام فقط در میزان کلسیم برگ بالایی معنی دار گردید. همانطوریکه از نتایج تجزیه واریانس صفات مورفولوژیک در جدول ۴ مشاهده می شود اثر متقابل هورمون IBA و رقم و نیز اثر متقابل هورمون IBA و نیترات کلسیم بر میزان سوختگی انتهایی برگ ، تعداد ریشه های بالای پیاز و تعداد گلچه های ریزشی در روز دهم پس از برداشت معنی دار گردید.

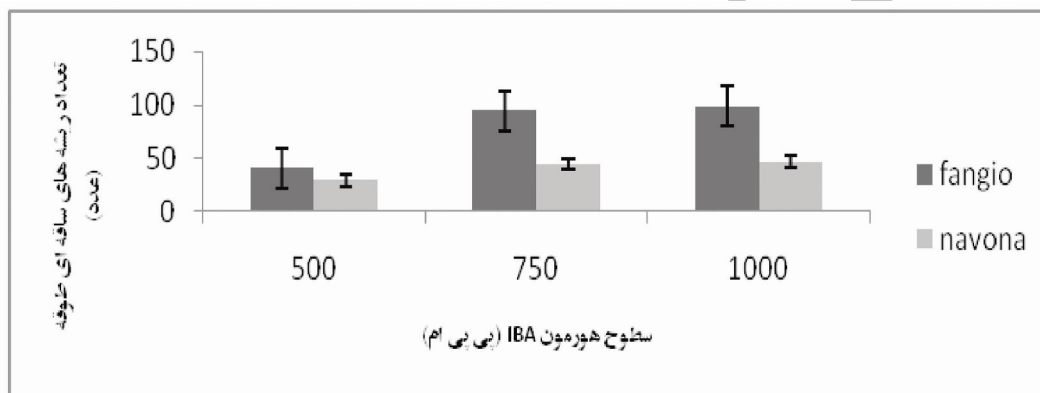


تعداد ریشه های ساقه ای منطقه طوقه (ریشه های بالای پیاز تا سطح بستر) افزایش یافت (جدول ۸).

جدول ۸- تاثیر هورمون اکسین بر برخی صفات فیزیولوژیک و مرفولوژیک در گل سوسن

صفات مرفولوژیک		صفات فیزیولوژیک			غلظت هورمون اکسین IBA (پی پی ام)
تعداد گلبرگ ریزشی در روز دهم (عدد)	تعداد ریشه های نابجا (عدد)	وزن تر گیاه (گرم)	وزن تر گل (گرم)	کلسیم ساقه (درصد وزن خشک)	کلسیم برگ پایینی (درصد وزن خشک)
۳/۲۵ <sup>ab</sup>	۳۵/۶۷ <sup>b</sup>	۲۴۲/۶ <sup>b</sup>	۹۳/۸۳ <sup>a</sup>	۰/۴۸۵ <sup>b</sup>	۰/۵۹۷ <sup>b</sup>
۳/۵۴ <sup>a</sup>	۶۹/۹۶ <sup>a</sup>	۲۵۷/۱ <sup>ab</sup>	۹۰/۵۴ <sup>ab</sup>	۰/۵۳۹ <sup>ab</sup>	۰/۶۸۵ <sup>a</sup>
۳/۰۴ <sup>b</sup>	۷۲/۹۶ <sup>a</sup>	۲۴۵/۷ <sup>a</sup>	۸۵/۲۵ <sup>b</sup>	۰/۵۹۸ <sup>a</sup>	۰/۶۸۱ <sup>a</sup>

میانگین هایی که در هر ستون دارای حروف مشترک می باشد از لحاظ آزمون چند دامنه ای LSD معنی دار نمی باشد



شکل ۳ - اثر متقابل سطوح مختلف هورمون IBA و ارقام بر ریشه زایی منطقه طوقه

جذب کلسیم می توان نتیجه گرفت که غلظت مناسب هورمون برای افزایش تولید ریشه های نابجا در منطقه طوقه در هر دو رقم از گل سوسن به میزان ۱۰۰۰ پی پی ام می باشد.

نتایج حاصل از این آزمایش نشان داد که رطوبت بالای محیط عامل اصلی کمبود کلسیم و افزایش سوختگی انتهایی برگ در گل سوسن می باشد و گیاهان بدون ریشه ساقه ای نیز در سیستم های هیدروپونیک با غلظت پایین کلسیم در محلول غذایی، علائم این بیماری را بیشتر نشان می دهند. این نتایج با یافته های Berghoef (1985) مطابقت دارد.

### نتیجه گیری کلی

۱- ارقام گل سوسن از نظر عکس العمل به نیترات کلسیم با هم فرق دارند رقم نونا (Navona) از گروه

بنابراین می توان نتیجه گرفت که تولید ریشه های ساقه ای طوقه ای به جذب بیشتر کلسیم کمک کرده و عوارض ناشی از آن را در برگ بر طرف نموده است.

علل افزایش در وزن تر ساقه گل دهنده (گل شاخه بریده) را می توان در اثر هم افزایی هورمون با کلسیم دانست. افزایش غلظت کلسیم ساقه و برگ دلیل بر فعالیت ATPase وابسته به پروتئین کلسیمی سیتوپلاسم یعنی کالمودلین که احتمالاً تحت کنترل محرکهای گوناگون مانند نور و هورمونها می باشد (Hopkins, 1999). این نتایج مطابق با این نظریه که هنگامی که کلسیم از فاصله بیشتری از نوک ریشه جذب می شود (۱۲ تا ۱۵ سانتیمتری از نوک ریشه) بیش از آنکه به نوک ریشه منتقل شود به شاخ و برگ انتقال می یابد (Marschner et al., 1973).

با توجه به تعداد ریشه های تولید شده و نقش آن در

اسید، بیشترین ریشه نابجا ایجاد شد.  
۳- استفاده از نیترات کلسیم همراه با هورمون  
پاشی منطقه طوقه گیاه باعث رفع کمبود کلسیم  
و افزایش عمر گلدانی (ماندگاری) گل سوسن شد.

هیبرید آسیایی بهترین شرایط رشد را در ۱/۵ میلی مول  
در لیتر نیترات کلسیم و رقم فانجیو (*Fangio*) از گروه  
LA در ۲ میلی مول در لیتر نیترات کلسیم داشت.  
۲- در هردو رقم از گل سوسن در غلظت ۱۰۰۰  
قسمت در میلیون تنظیم کننده رشد ایندول بوتریک

## REFERENCES

1. Anonymous. (2011). *The Dutch floriculture sector in figures*. Agriculture Ministry of Netherlands.
2. Anonymous. (2010). *The Iranian agricultural statistics*. Ministry of Jihade – agriculture. (In Farsi)
3. Anderson, N. O. (2007). *Flower breeding and genetics*. Issues, Challenges and Opportunities for the 21<sup>st</sup> Century. (pp.517-537.) Springer Science.
4. Armitage, A. M. & Laushman, I. M. (2003). *Specialty cut flowers, the production of annuals, perennials, bulbs and woody plants for fresh and dried cut flowers* (2<sup>nd</sup> ed). (pp. 380-387.) Timber Press.
5. Bartal, A., Rob, B., Ruth, G. N., Aleid, D., Nollie, M., Avner, S., Sara, D., Amram, H., Benny K. & Yigal, E. (2001). Rose flower production and quality as affected by Ca concentration in the petal. *EDP Science of Agronomic*, 21, 393-402.
6. Bass, R., Marissen, N. & Dik, A. (2000). Cut rose quality as affected by calcium supply and translocation. *Acta Horticulturae*, 518, 45-54.
7. Beattie, S. J. & White, J. W. (1993). *Lilium, Hybrids and species. The physiology of flower bulbs*. Elsevier Science Publishers. The Netherlands, pp. 423-454.
8. Bergchoef, J. (1985). Effect of calcium on tipburn of *Lilium* "Pirate". *Acta Horticulturae*, 177, 357-366.
9. Bhattacharjee, S. K. & Palanikumar, S. (2002). Postharvest life of roses as affected by holding solution. *Journal of Ornamental Horticulture*, 5, 37-38.
10. Boodle, J. W. (1981). *The commercial greenhouse handbook*. Van Nostrand Reinhold Co, pp.481-495.
11. Bryan, J. E. (2002). *Bulbus*. (pp. 334-349.) Timber press. Protland, Oregon, USA, pp. 525.
12. Chang, Y., C. H. & Miller, W. B. (2004). The relationship between leaf enclosure, transpiration, and upper leaf necrosis on *Lilium* 'Star Gazer'. *Jouranl of American Society Horticulture Science*, 129, 128-133.
13. De Capdeville, G., Maffia, L. A., Finger, F. L. & Batista, U. G. (2005). Pre-harvest calcium sulfate applications affect vase life and severity of gray mold in cut roses. *Science of Horticulture*, 103, 329-338.
14. De Hertogh, A. (1989). Physiological disorders in Holland bulbs. Forcer's Guide. Bulb Centre, Hillegom, The Netherland.
15. Emami, A. (1996). Methods of plant analysis. *Iranian Technical Journal of Soil and Water researches*, 982, 202- 2011. (In Farsi)
16. Ferguson, I. & Drobeak, R. (1988). Calcium and the regulation of plant growth and senescence. *Hortscience*, 23, 262-266.
17. Friedman, H., Meir, S., Rosenberger, I., Halevy, A. H. & Philosoph, H. S. (2005). Calcium antagonists inhibit bending and differential ethylene production of *gravistimulated Ornithogalum* 'Nova' cut flower spikes. *Postharvest biology and technology*, 36, 9-25.
18. Gerasopoulos, D. & Chebli, B. (1999). Effects of pre and postharvest calcium applications on the vase life of cut *gerberas*. *Journal of Horticultural Science and Biology*, 74, 78-81.
19. Gill, S. (2006). *Production of the hybrid lilies as cut flowers*. University of Maryland, USA, pp. 1-15.
20. Hopkins, G.W. (1999). *Introduction to plant physiology* (2<sup>nd</sup> ed). (pp. 203- 256.) Academic Press.
21. Kiani, Sh., Malakouti, M. J., Tabatabaei, S. J. & Kafi, M. (2009). Influence of different NH<sub>4</sub><sup>+</sup>/NO<sub>3</sub><sup>-</sup> ratios and calcium levels on growth, nutrients concentration and quality of rose flower. *Iranian journal of soil research*, 23, 23- 33. (In Farsi)
22. Lim, C., Arora, R. & Townsenal, E. C. (1998). Comparing gompertz and richards functions to estimate freezing injury in rhododendron using electrilyte leakage. *Journal of American Horticultural Science*, 123, 246 – 252.
23. Marschner, H. (1995). *Mineral nutrition of higher plants*. (pp. 384-556.) Academic Press.
24. Marschner, H. & Richter, C. h. (1973). Accumulation und translocation K<sup>+</sup>, Na<sup>+</sup> and Ca<sup>2+</sup> in *beta vulgaris*. *Zeitschrift for Pflanzenemdhung and Bodenkunde*, 135, 1-15.
25. Mayak, S., Halevy, A. H., Sagie, S., Bar-Yoseph, A. & Bravdo, B. (1974). The water balance of cut roses flower. *Physiology of Plant*, 31, 15-22.

26. Mazaheri, H. & Malakouti, M. J. (2009). Remove of leaf calcium deficient in lily. *11<sup>th</sup> Iranian soil science symposium*. Gorgan University, Iran. (In Farsi)
27. Mortazavi, S. N., Naderi, R. A., Kafi, M., Khalighi, A., Babalar, M. & Alizadeh, H. (2008). A study of the effects of cytokinin and calcium application on some morphological traits in rosa ( *Rosa hybrid cv. Illona*). *Iranian journal of horticultural science*, 39, 137- 145. (In Farsi)
28. Mortensen, L. M., Ottosen, C. O. & Gislerod, H. R. (2001). Effect of air humidity and K:Ca ratio on growth, morphology, flowering and keeping quality of pot roses. *Science of Horticulture*, 90, 131-141.
29. Nielsen, B. & Starkey, K. R. (1999). Influence of production factors on postharvest life of potted roses. *Postharvest Biology and Technology*, 16, 157-167.
30. Padhye, S & A. Cameron. (2007). *Asiatic lilies*. Zabo Plant Company, from [www.Zabo plant.com/lily/html](http://www.Zabo plant.com/lily/html).
31. Pooviah, B. W. & Reddy, A. S. N. (1987). Calcium messenger systems in plants. *Critical reviews in plant science*, 6, 47-103.
32. Pruthi, V., Godara, R. K. & Bhatia, S. K. (2001). Effect of different pulsing treatments on postharvest life of *Gladiolus cv. Happy End* Haryana. *Journal of Horticultural Science*, 30, 196-197.
33. Raese, J. & Staiff, D. (1990). Fruit calcium, quality and disorder of apple and pear influenced by fertilizers. *Van Beusichem Plant Nutrition- Physiology and Application*. Kluwer Academic Publishers, pp. 619- 623.
34. Sanchez, A., Maldonado, R., Rosario, G., Gustavo, A. & Zavala, F. (2008). Calcium supply in the development and nutrition of *Asiatic Lilium*. *Agriculture In Agrociencia*, 42, 881-889.
35. Starkey, R. K. & Pedersen, A. R. (1997). Increased levels of calcium in the nutrient solution improve the post-harvest life of potted rose. *Jouranl of American Society Horticulture*, 122, 863-868.
36. Torre, S., Borochoy A. & Halevy, A. H. (1999). Calcium regulation of senescence in roses. *Physiologia Plantarum*, 107, 214-219.

Archive of SID