

## فتوستنز جاری و انتقال مجدد مواد فتوستنزی در اثر محلول پاشی تنظیم کننده های رشد در شرایط تنش خشکی در ذرت KSC 704

### Current of photosynthesis and remobilization of assimilate affected spraying growth regulator under drought stress condition on maize cultivar KSC 704

علی ماهرخ<sup>۱\*</sup>، مجید نبی پور<sup>۲</sup>، حبیب الله روشنفکر دزفولی<sup>۳</sup> و رجب چوکان<sup>۴</sup>

۱. دانشجوی سابق دانشگاه شهید چمران اهواز و استادیار مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، کرج، ایران (نگارنده مسئول)
۲. استاد گروه زراعت، دانشگاه شهید چمران اهواز
۳. دانشیار گروه زراعت، دانشگاه شهید چمران اهواز
۴. استاد بازنشسته مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، کرج، ایران

تاریخ دریافت: ۱۳۹۵/۰۷/۲۷ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۶/۰۸/۲۰

#### چکیده

ماهرخ، ع.، نبی پور، م.، روشنفکر دزفولی، ح.، چوکان، ر. نشریه پژوهش های کاربردی زراعی دوره ۳۰ - شماره ۱ - پیاپی ۱۱۴ بهار ۹۶: ۴۸-۳۳

این مطالعه به منظور تعیین فتوستنز جاری و انتقال مجدد مواد فتوستنزی در اثر تغییرات تنظیم کننده های رشد سیتوکینین و اکسین در شرایط تنش خشکی در ذرت سینگل کراس ۷۰۴ انجام شد. آزمایش در سه محیط جداگانه، شامل محیط بدون تنش خشکی، تنش خشکی در مرحله رشد رویشی و تنش خشکی در مرحله رشد زایشی انجام شد. تنظیم کننده های رشد سیتوکینین در سه سطح (شاهد، محلول پاشی در مرحله پنجم تا شش برگی و هشت تا ده برگی) و اکسین در سه سطح (شاهد، محلول پاشی در مرحله ظهور ابریشم و ۱۵ روز پس از ظهور ابریشم) در هر محیط در سه تکرار بصورت فاکتوریل در قالب طرح بلوک های کامل تصادفی در مزرعه مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر کرج طی سال زراعی ۱۳۹۲ اجرا شد. تأثیر تنش خشکی بر میزان، کارایی و سهم فتوستنز جاری و سهم انتقال مجدد در سطح احتمال یک درصد و بر کارایی انتقال مجدد در سطح احتمال پنج درصد معنی دار بود. بیشترین عملکرد دانه با میانگین ۱۲/۸۰ تن در هکتار در شرایط عدم تنش خشکی و کمترین عملکرد دانه با میانگین ۶/۵۰ تن در هکتار در شرایط تنش زایشی حاصل گردید. تنش خشکی در مرحله رشد زایشی باعث کاهش میزان فتوستنز جاری و سهم فتوستنز جاری در عملکرد دانه به ترتیب به مقدار ۶۱/۴۳ و ۲۸/۱۸ درصد گردید و همچنین باعث افزایش انتقال مجدد و سهم انتقال مجدد در عملکرد دانه به ترتیب به مقدار ۴۰/۶۸ و ۲۸/۱۸ درصد گردید. بیشترین و کمترین میزان انتقال مجدد با میانگین ۲۱۳/۲۲ و ۱۳۸/۸۹ گرم در متر مربع به ترتیب در شرایط تنش زایشی و رویشی بدست آمد. فتوستنز جاری و میزان انتقال مجدد در محیط تنش خشکی در مرحله رشد رویشی و محیط بدون تنش خشکی غیر معنی دار بود. بر اساس نتایج حاصل از این آزمایش اعمال تنش خشکی در مرحله رشد رویشی (آبیاری پس از رسیدن رطوبت خاک به ۵۰ درصد ظرفیت مزرعه) برای صرفه جویی در مصرف آب آبیاری مؤثر خواهد بود. همچنین محلول پاشی تنظیم کننده رشد سیتوکینین در مرحله هشت تا ده برگی باعث افزایش میزان فتوستنز جاری و سهم فتوستنز جاری در عملکرد دانه به ترتیب به مقدار ۱۳/۷۴ و ۱۱/۱۰ درصد گردید و محلول پاشی تنظیم کننده رشد اکسین در مرحله ظهور ابریشم باعث افزایش میزان انتقال مجدد و سهم انتقال مجدد در عملکرد دانه به ترتیب به مقدار ۲۴/۹۵ و ۴/۳۸ درصد گردید. بنابراین محلول پاشی تنظیم کننده های رشد سیتوکینین در مرحله هشت تا ده برگی در افزایش فتوستنز جاری و اکسین در مرحله ظهور ابریشم در افزایش انتقال مجدد و نهایتاً عملکرد دانه مؤثر خواهد بود.

واژه های کلیدی: اکسین، سیتوکینین، سهم فتوستنز جاری، کارایی فتوستنز جاری، مراحل رشد

## مقدمه

در میان تنش های غیر زیستی، خشکی مهمترین عامل محدودیت تولید ذرت است (Sallah, et al. 2002). تخمین زده شده است که خشکی بیش از ۵۰ درصد از عملکرد ذرت در سراسر جهان را کاهش می دهد. ایران در منطقه ی خشک و نیمه خشک دنیا واقع شده است که میانگین تبخیر و تعرق در آن نسبت به میانگین بارندگی بسیار بالا می باشد، از این رو تنش های محیطی بخصوص تنش خشکی به صورت عمده ترین عامل محدود کننده تولید ذرت درآمده است. تنش خشکی باعث کاهش محتوای نسبی آب برگ، افزایش مقاومت روزنه ای و کاهش فتوسنتز می شود (Lawlor, 2002; Marthinez, et al., 2007) و کاهش فتوسنتز جاری از طریق کاهش دوره پر شدن دانه باعث کاهش عملکرد دانه می گردد (Beheshti and Behboodi, 2010).

ذرت این قابلیت را دارد که در شرایط تنش خشکی از طریق افزایش انتقال مجدد مواد ذخیره شده به دانه از کاهش شدید عملکرد جلوگیری نماید. میزان این انتقال مجدد که در شرایط تنش یک شاخص نسبتاً مطلوب فیزیولوژیک محسوب می شود به عواملی همچون ژنوتیپ، تراکم، شدت تنش و زمان وقوع تنش بستگی دارد (Lak, et al. 2008). معمولاً تنش خشکی در دوره پر شدن دانه منجر به القاء پیری زودرس و کوتاه شدن دوره پر شدن دانه می شود اما

باعث افزایش انتقال مجدد مواد پرورده ذخیره شده از ساقه به دانه می شود (Plaut et al., 2004). در آزمایشی میزان انتقال مجدد ماده خشک و سهم انتقال مجدد در عملکرد دانه ذرت بطور معنی داری تحت تأثیر تنش خشکی قرار گرفت و بیشترین میزان آن با میانگین ۱۶۴/۴۲ گرم در متر مربع در تنش خشکی متوسط مشاهده شد (Lak et al., 2008).

تقریباً تمام فرایندهای زندگی گیاهان بطور مستقیم یا غیر مستقیم تحت تأثیر تنش ها و تنظیم کننده های رشد گیاهی قرار می گیرند (POSPisILOVA, 2003). تنظیم کننده های رشد گیاه بطور گسترده ای بصورت طبیعی و سنتزی در محصولات کشاورزی بعنوان عاملی در جهت بهبود گیاهان زراعی استفاده می شوند (POSPisILOVA, 2003). تنظیم کننده های رشد گیاهی مانند اکسین و سیتوکینین بعنوان تنظیم کننده های دخیل در پاسخ های گیاهی به اثرات نامطلوب شرایط محیطی شناخته شده هستند (Walker, et al., 2009; Kaya, et al., 1981). برخی مطالعات نشان می دهد که تنظیم کننده رشد کننده های برای انتقال و تسهیم فراورده های فتوسنتزی برای پر شدن دانه در غلات ضروری هستند و بنابراین می توانند در تنظیم وزن دانه و عملکرد دخیل باشند (Ahmadi and Baker, 1999).

آندوسپرم اصلی ترین ماده خشک دانه ذرت را تشکیل می دهد و باعث تسلط مقصد برای

سلولی و بزرگ شدن سلول‌های آندوسپرم و یا کنترل مواد پرورده مهم به سمت مقصد دخیل هستند (Hansen and Grossmann, 2000). گزارش شده است که تجزیه نشاسته و تجمع قندهای محلول در آندوسپرم گندم توسط سیتوکینین افزایش می‌یابد که این امر منجر به افزایش شیب اسمزی برای ورود آب می‌شود (Boothby and Wright, 1962). همچنین بیان شده است که مقدار اکسین در مرحله پر شدن دانه گندم به حداکثر مقدار خود می‌رسد و نقش مهمی را در تنظیم پر شدن دانه بازی می‌کند (Brenner and Cheikh, 1995). اثرات مثبت اکسین در نمو دانه گندم در انتقال فرآورده‌های فتوستنتری در سایر مطالعات نیز اثبات شده است (Darussalam Cole and Patrick, 1998). برخی از محققین اعلام کردند که پر شدن کمتر دانه در برنج به مقدار کم اکسین ارتباط دارد (Wang et al., 1998; Yang et al., 1999). همچنین پیشنهاد شد که تنظیم کننده‌های رشد سیتوکینین و اکسین از طریق تغییر تقسیم سلول‌های آندوسپرم و ایجاد قدرت کشش مقصد، میزان پر شدن دانه را در مراحل اولیه تنظیم می‌کنند.

نتایج برخی مطالعات (Yang et al., 1999) نشان داد که انتقال مجدد کربن ذخیره شده در گندم و برنج بوسیله تنش رطوبتی افزایش می‌یابد و کمبود آب تحمیل شده در دوره پر شدن دانه باعث افزایش پیری گیاه و تسریع پر شدن

دریافت مواد فتوستنتری و دیگر اسیمیلات‌ها در طی رشد زایشی می‌شود. سرعت افزایش وزن تر آندوسپرم در طی تقسیم سلولی با غلظت اکسین هماهنگ است (Lur' and Setter, 1993). اکسین با تأثیر بر تقسیم سلولی و بزرگ شدن سلول‌های آندوسپرم و یا کنترل مواد پرورده مهم به سمت مقصد بر قدرت آن دخیل است (Hansen and Grossmann, 2000). سیتوکینین‌ها نیز نقش مهمی را در تنظیم رشد و نمو گیاه بازی می‌کنند. سیتوکینین باعث تجمع کلروفیل و تبدیل اتیوپلاست به کلروپلاست و تأخیر پیری برگ می‌شود (Brault, and Maldiney, 1999). افزایش بیشتر اینوتاز در اثر کاربرد سیتوکینین ممکن است باعث تحریک تخلیه آوند آبکش از ساکاروز و در نتیجه افزایش تبدیل ساکاروز به هگزوزها شود (Satvir, et al. 2000).

برخی محققین (Yang, et al., 2003) اعلام کردند که تنظیم کننده‌های رشد اکسین و سیتوکینین در دانه ممکن است باعث تقسیم سلولی در آندوسپرم برنج در اوایل مرحله پر شدن دانه شوند و بنابراین در تعیین اندازه مقصد (دانه) دخیل هستند. بطور کلی اعتقاد عمومی بر این است که میزان پر شدن دانه در غلات ارتباط نزدیکی با قدرت مقصد دارد (Liang et al., 2001). تصور می‌شود که تنظیم کننده‌های رشد در مقصد فاکتور تعیین کننده برای قدرت دانه باشند (Brenner and Cheikh, 1995). اکسین با تأثیر بر تقسیم

## مواد و روش ها

آزمایش در مؤسسه تحقیقات اصلاح و تهیه نهال و بذر کرج، طی سال زراعی ۱۳۹۲ اجرا شد. این مزرعه در کرج با ارتفاع ۱۳۲۱ متر از سطح دریا بین ۳۵ درجه و ۴۸ دقیقه عرض شمالی و ۵۱ درجه طول شرقی واقع شده است. میزان متوسط بارندگی سالانه ۲۷۵ میلی متر بوده که با زمستان های سرد جزو مناطق سرد کم باران به شمار می رود. بافت خاک مزرعه رسی - شنی، با جرم مخصوص ظاهری حدود ۱/۳۶ گرم بر سانتیمتر مکعب، pH حدود ۷/۵ و هدایت الکتریکی ۰/۷ دسی زیمنس بر متر و ظرفیت زراعی حدود ۲۶ درصد وزنی می باشد. عملیات تهیه بستر شامل شخم برگردان، رتیواتور، دیسک و تسطیح بهاره بود. براساس آزمون خاک، قبل از کاشت، به ترتیب حدود ۹۲ و ۵۴ کیلوگرم در هکتار نیتروژن خالص به ترتیب از منبع اوره و فسفات آمونیوم و ۱۳۸ کیلوگرم فسفر خالص از منبع فسفات آمونیوم مصرف شد و در مرحله ۸-۶ برگی نیز معادل ۹۲ کیلوگرم در هکتار نیتروژن خالص از منبع اوره بصورت سرک مصرف شد. به دلیل کفایت میزان پتاسیم خاک کود پتاس استفاده نشد. میزان موجودی خاک از نیتروژن، فسفر و پتاسیم بر اساس آزمون خاک به ترتیب شامل ۰/۱۱ درصد، ۸/۷۲ میلی گرم در کیلوگرم و ۲۳۱/۱ میلی گرم در کیلوگرم بود. بعد از آماده سازی بستر مناسب بذر، از قبیل شخم، دیسک و لولر سه آزمایش مستقل

دانه می شود. در فرضیه ای بیان شد که اکسین ممکن است به همراه سیتوکینین باعث تحریک تقسیم سلولی شود. در این آزمایش (Singh and Gerung, 1982) سطوح بالای اکسین در مقصد توانست ایجاد یک قدرت جذب کند که این امر منجر به افزایش سطوح سیتوکینین در دانه شد. در مطالعه ای (Wang et al., 1998) مقدار سیتوکینین و ایندول -۳- استیک اسید (اکسین) در دانه موقتاً در ابتدای مرحله پر شدن دانه افزایش یافت و تیمارهای تنش خشکی به سرعت آن ها را در اواخر پر شدن دانه کاهش داد. بر اساس نتایج این آزمایش تغییر تعادل تنظیم کننده رشد در دانه برنج بوسیله تنش خشکی در طی پر شدن دانه، بویژه کاهش در جبرلین و افزایش ABA باعث افزایش انتقال مجدد کربن از قبل ذخیره شده به سمت دانه و تسریع در سرعت پر شدن دانه می شود.

گزارش شده است که در مرحله پر شدن دانه، افزایش نسبت آبسزیک اسید به سیتوکینین در برگ ها، باعث کاهش سطح برگ، افزایش مرگ بافت های گیاهی، افزایش میزان تنفس و نهایتاً کاهش تجمع ماده خشک و افزایش انتقال مجدد در ذرت می شود (Murchie et al., 2002). در این آزمایش میزان فتوسنتز جاری و انتقال مجدد مواد فتوسنتزی در اثر محلول پاشی تنظیم کننده های رشد سیتوکینین و اکسین در شرایط تنش خشکی مورد بررسی قرار گرفت.

در متر مربع)، هر کرت آزمایشی شامل ۵ خط کاشت به طول ۶ متر بود. از ایندول بوتریک اسید و بنزیل آدنین (تهیه شده از نمایندگی شرکت مرک آلمان) به ترتیب بعنوان تنظیم کننده‌های رشد اکسین و سیتوکینین استفاده شد. غلظت مصرف تنظیم کننده‌های رشد اکسین و سیتوکینین به ترتیب در کرت‌های مورد نظر به مقدار ۱۰ و ۵۰ میلی گرم در لیتر بود (Shaddad *et al.*, 2011). به منظور جذب بیشتر تنظیم کننده رشد از ماده سورفکتانت توین ۲۰ (تهیه شده از نمایندگی شرکت مرک آلمان) استفاده شد و محلول پاشی در عصر پس از غروب خورشید انجام شد. همچنین جهت افزایش حلالیت بیشتر تنظیم کننده رشد در آب از اتانول ۷۰ درصد استفاده شد. برای از بین بردن اثرات آب و اتانول، در کرت‌های شاهد بطور همزمان ترکیب آب و اتانول محلول پاشی شد. برای تعیین زمان آبیاری از اندازه‌گیری رطوبت وزنی خاک در هر محیط استفاده شد و تیمارهای مختلف تنش خشکی متناسب با هر محیط آزمایش و بر اساس مراحل فنولوژیکی گیاه اعمال شد. برای تعیین حجم آب مصرفی در هر آبیاری در هر محیط، قبل از آبیاری نمونه برداری از خاک محیط مورد نظر تا عمق توسعه ریشه انجام شد و درصد رطوبت وزنی خاک تعیین شد. حجم آب آبیاری با استفاده از معادله‌های ۱ و ۲ در هر آبیاری تعیین گردید (Alizadeh *et al.*, 2001). مقدار آب مصرفی با

بصورت فاکتوریل در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با سه تکرار در هر محیط اجرا شد. در این آزمایش هیبرید KSC 704 در سه محیط جداگانه، شامل محیط یک: شاهد یا بدون تنش خشکی (آبیاری پس از رسیدن رطوبت خاک به ۷۵ درصد ظرفیت مزرعه)، محیط دو: تنش خشکی در مرحله رشد رویشی (در مرحله V4 تا ظهور گل تاجی، آبیاری پس از رسیدن رطوبت خاک به ۵۰ درصد ظرفیت مزرعه صورت گرفت ولی از مرحله گرده‌افشانی تا رسیدگی فیزیولوژیک آبیاری پس از رسیدن رطوبت خاک به ۷۵ درصد ظرفیت مزرعه صورت گرفت) و محیط سه: تنش خشکی در مرحله رشد زایشی (از مرحله V4 تا ظهور گل تاجی آبیاری پس از رسیدن رطوبت خاک به ۷۵ درصد ظرفیت مزرعه صورت گرفت ولی در مرحله گرده‌افشانی تا رسیدگی فیزیولوژیک آبیاری پس از رسیدن رطوبت خاک به ۵۰ درصد ظرفیت مزرعه صورت گرفت) و تنظیم کننده رشد اکسین (در سه زمان مصرف: شاهد یا عدم مصرف، ظهور ابریشم و ۱۵ روز پس از ظهور ابریشم) و تنظیم کننده رشد سیتوکینین (در سه زمان مصرف: شاهد یا عدم مصرف، تشکیل جوانه بلال یعنی مرحله V5-V6 و مرحله V8-V10) بصورت فاکتوریل در هر محیط، مورد ارزیابی قرار گرفت. کاشت به صورت جوی و پشته با فاصله ردیف و بوته به ترتیب ۷۵ و ۱۸ سانتی‌متر (تراکم کاشت حدود ۷/۵ بوته

سهم انتقال مجدد (درصد) = عملکرد دانه (گرم در متر مربع) / میزان انتقال مجدد (گرم در متر مربع) × ۱۰۰  
 میزان فتوسنتز جاری (گرم در متر مربع) = میزان انتقال مجدد (گرم در متر مربع) - عملکرد دانه (گرم در متر مربع)  
 وزن خشک اندام رویشی در زمان ظهور ابریشم (گرم در متر مربع) / میزان فتوسنتز جاری (گرم در متر مربع) = کارایی فتوسنتز جاری (درصد) × ۱۰۰

سهم انتقال مجدد (درصد) = ۱۰۰ - سهم فتوسنتز جاری (درصد)  
 نمونه برداری ها در مرحله ظهور ابریشم، رسیدگی فیزیولوژیک و رسیدگی زراعی جهت محاسبه روابط فوق انجام شد و به مدت ۷۲ ساعت در آون با دمای ۸۵ درجه سانتیگراد قرار گرفت و سپس با ترازوی دقیق توزین گردید. برداشت نهایی نیز از سطحی معادل ۴/۵ متر مربع در زمان رسیدگی زراعی برای تخمین عملکرد دانه (با رطوبت ۱۴ درصد) صورت گرفت، میزان رطوبت دانه نیز با استفاده از دستگاه رطوبت سنج دیجیتالی (DICKEY JOHN DJ-Mini GAC, USA) اندازه گیری شد. پس از انجام آزمون بارتلت، نتایج هر سه محیط بصورت مرکب تجزیه شدند. برای محاسبه تجزیه واریانس داده ها از نرم افزار SAS نسخه ۹/۱ استفاده گردید، و میانگین صفات با استفاده از آزمون چند دامنه ای دانکن در سطح احتمال پنج درصد مورد مقایسه قرار گرفتند.

### نتایج و بحث

تأثیر تنش خشکی بر میزان، کارایی و سهم فتوسنتز جاری و سهم انتقال مجدد در سطح احتمال یک درصد و بر کارایی انتقال مجدد در

استفاده از کنتور که در ابتدای فلکه اصلی قرار داده شده بود، کنترل گردید. آبیاری نیز بصورت جوی و پشته و با استفاده از لوله های هیدروفلوم و دریچه هایی که در ابتدای خطوط کاشت تعبیه شده بود صورت گرفت.

$$H = \rho b(\theta_{F.C} - \theta_m) \cdot D \quad [1]$$

$$V = H \times AV = H \times A \quad [2]$$

در رابطه های ۱ و ۲، H نشان دهنده ارتفاع آب داخل کرت،  $\rho b$  جرم مخصوص ظاهری خاک،  $\theta_{F.C}$  رطوبت خاک در حد ظرفیت مزرعه،  $\theta_m$  رطوبت جرمی کرت مورد نظر در زمان آبیاری، D عمق توسعه ریشه، V حجم آب آبیاری در کرت و A مساحت کرت است. برای مبارزه با علف های هرز قبل از کاشت از علف کش ارادیکان معادل ۶ لیتر در هکتار و پس از کاشت نیز، یکبار و جین دستی در مرحله ۴-۶ برگی صورت گرفت. برای مبارزه با آفات ذرت در همین مرحله از حشره کش سویین به میزان ۳ لیتر در هکتار استفاده شد.

میزان انتقال مجدد، کارایی انتقال مجدد، سهم انتقال مجدد، میزان فتوسنتز جاری، سهم فتوسنتز جاری و کارایی فتوسنتز جاری با استفاده از روابط زیر تعیین شدند (Uhart, and Andrade, 1995):

میزان انتقال مجدد (گرم در متر مربع) = وزن خشک اندام رویشی در مرحله رسیدگی فیزیولوژیکی بدون وزن دانه (گرم در متر مربع) - وزن خشک اندام رویشی در مرحله ظهور ابریشم (گرم در متر مربع)  
 کارایی انتقال مجدد (درصد) = میزان انتقال مجدد (گرم در متر مربع) / وزن خشک اندام رویشی در مرحله ظهور ابریشم (گرم در متر مربع) × ۱۰۰

سطح احتمال ۵ درصد معنی دار بود (جدول ۱).

### میزان فتوستنر جاری

تفاوت میزان فتوستنر جاری در شرایط محیط بدون تنش خشکی و محیط تنش خشکی در مرحله رشد رویشی غیر معنی دار بود (جدول ۲). بنابراین بنظر می رسد ذرت در مرحله رشد رویشی از نظر میزان فتوستنر جاری نسبت به تنش خشکی متحمل باشد، این نظریه با مطالعات (Murchie et al., 2002) هماهنگ است. وی در آزمایش خود گزارش کرد که تنش خشکی در مرحله پر شدن دانه فتوستنر جاری را کاهش داد، ولی در اوایل مراحل رشد تنش خشکی تأثیر معنی داری بر فتوستنر جاری نداشت. در محیط تنش خشکی در مرحله رشد زایشی میزان فتوستنر جاری نسبت به محیط شاهد ۶۱/۴۳ درصد کاهش معنی داری داشت (جدول ۳). به نظر می رسد، در شرایط کمبود رطوبت در خاک در مرحله رشد زایشی در پاسخ به سیگنال های ABA ارسالی از ریشه گیاه، روزه های برگ بسته شده اند، مقاومت روزه های افزایش یافته و منجر به کاهش ورود دی اکسید کربن تثبیت شده در فرایند فتوستنر گردیده است و نهایتاً میزان فتوستنر جاری کاهش یافت.

محلول پاشی تنظیم کننده رشد سیتوکینین در مرحله پنج تا شش برگی تأثیری بر میزان فتوستنر جاری نداشت و تفاوت آن با تیمار شاهد غیر معنی دار بود (جدول ۲)، ولی سیتوکینین در مرحله هشت تا ده برگی باعث افزایش میزان

فتوستنر جاری به مقدار ۱۳/۷۴ درصد نسبت به تیمار شاهد شد واز ۸۵۷/۲۲ گرم در متر مربع به ۹۷۵/۰۷ گرم در متر مربع رسید (جدول ۲). احتمالاً سیتوکینین در مرحله هشت تا ده برگی سبب افزایش تقسیم سلولی و افزایش سطح برگ گردیده و باعث افزایش دریافت تشعشع فعال خورشیدی شده است، و همچنین احتمالاً سیتوکینین در این مرحله برخلاف ABA عمل کرده و مانع از بسته شدن روزه ها شده و باعث افزایش میزان فتوستنر جاری شده است. برخی پژوهشگران بیان کردند که سیتوکینین ها نقش مهمی را در تنظیم رشد و نمو گیاه بازی می کنند. سیتوکینین باعث تجمع کلروفیل و تبدیل اتیوپلاست به کلروپلاست و تأخیر در پیری برگ می شود که این عوامل باعث افزایش فتوستنر جاری خواهند شد (Brault, and Maldiney, 1999).

مصرف تنظیم کننده رشد اکسین در مرحله ظهور ابریشم باعث بیشتر شدن میزان فتوستنر جاری شد ولی این مقدار با عدم مصرف اکسین معنی دار نبود (جدول ۲). بنظر می رسد افزایش سطح اکسین در میزان فتوستنر جاری در ذرت مؤثر نباشد.

### کارایی فتوستنر جاری

بیشترین کارایی فتوستنر جاری به مقدار ۸۶/۵ درصد در محیط بدون تنش خشکی ایجاد شد که تفاوت آن با کارایی فتوستنر جاری در محیط تنش خشکی در مرحله رشد رویشی غیر

### سهم فتوستنژ جاری در عملکرد دانه

سهم عملکرد دانه از فتوستنژ جاری در محیط های بدون تنش خشکی و تنش خشکی در مرحله رشد رویشی بیشترین مقدار بود ولی در محیط تنش خشکی در مرحله رشد زایشی، سهم عملکرد دانه از فتوستنژ جاری، ۲۸/۱۸ درصد کاهش یافت و به ۵۶/۷۳ درصد رسید (جدول ۲). سهم فتوستنژ جاری در عملکرد دانه در شرایط بهینه افزایش می یابد ولی بهنگام وقوع شرایط نامناسب مانند تنش خشکی سهم فتوستنژ جاری کاهش یافته و سهم انتقال مجدد مواد فتوستنژی در عملکرد دانه افزایش می یابد بنحوی که انتقال مجدد بصورت تعدیل کننده عمل نموده و تا حدی خسارت حاصل از نقصان فتوستنژ جاری را جبران می نماید. به دلیل معنی دار نشدن تفاوت فتوستنژ جاری در محیط بدون تنش خشکی و تنش خشکی در مرحله رشد رویشی بنظر می رسد، احتمالاً میزان ساخت مواد فتوستنژی در شرایط تنش در مرحله رشد رویشی به اندازه کفایت گیاه بوده است که در این شرایط نیاز به انتقال مجدد کاهش یافته است.

محلول پاشی تنظیم کننده رشد سیتوکینین در مرحله پنج تا شش برگی و هشت تا ده برگی باعث افزایش سهم عملکرد دانه از فتوستنژ جاری شد. بیشترین سهم فتوستنژ جاری با محلول پاشی سیتوکینین در مرحله هشت تا ده برگی به میزان ۸۰/۳۸ درصد حاصل شد (جدول

معنی دار بود (جدول ۲)، یعنی در شرایط بدون تنش خشکی و حتی تنش خشکی در مرحله رشد رویشی، نسبت ماده خشک ذخیره شده در پیکره گیاه به ماده خشک انتقال یافته به مقصد بیشتر است، ولی کارایی فتوستنژ جاری در شرایط تنش خشکی در مرحله رشد زایشی به میزان ۹/۲ درصد کاهش یافت که نشان دهنده افزایش نسبت ماده خشک انتقال یافته به مقصد است تا بتواند کاهش عملکرد دانه را تا حدی جبران نماید. در آزمایشی توسط (La et al., 2008) نتایج مشابهی بیان شد، نامبرندگان گزارش کردند که گیاه ذرت این قابلیت را دارد که در شرایط تنش خشکی از طریق افزایش انتقال مجدد مواد ذخیره شده به دانه تا حدودی از کاهش شدید عملکرد جلوگیری نماید.

محلول پاشی تنظیم کننده رشد سیتوکینین در مرحله هشت تا ده برگی باعث افزایش کارایی فتوستنژ جاری به مقدار ۲/۴ درصد شد که این مقدار نسبت به تیمار شاهد و محلول پاشی در مرحله پنج تا شش برگی غیر معنی دار بود (جدول ۳). این بدان معنی است که سیتوکینین باعث افزایش فتوستنژ جاری شده است ولی در نسبت انتقال ماده خشک از برگ و یا ساقه به مقصد بدون تأثیر بوده است. تأثیر مصرف اکسین نیز بر کارایی فتوستنژ جاری غیر معنی دار بود (جدول ۲). بنظر می رسد اکسین برعکس سیتوکینین بر فتوستنژ جاری بدون تأثیر باشد.

جدول ۱- نتایج تجزیه واریانس اثر تنش خشکی و محلول‌پاشی تنظیم کننده‌های رشد بر تغییرات فوستر جاری و انتقال مجدد در ذرت دانه‌ای

منابع تغییر S.O.V	درجه آزادی Df	میزان فوستر جاری Rate of current photosynthesis	کارایی فوستر جاری Efficiency of current photosynthesis	سهم فوستر جاری contribution of current photosynthesis	میزان انتقال مجدد Rate of remobilization	کارایی انتقال مجدد Efficiency of remobilization	سهم انتقال مجدد Contribution of remobilization	عملکرد دانه Grain yield
Mean Square								
محیط Environment(En)	2	4268324.70**	9.910**	7489.33**	42699.00*	0.075 <sup>ns</sup>	7269.76**	349.63**
بلوک (محیط) Block(En)	6	559080.69	0.752	375.43	21284.00	0.009	366.99	74.27
سیتوکینین Cytokinin (Cy)	2	192817.41**	0.128 <sup>ns</sup>	932.13*	11767.58 <sup>ns</sup>	0.009 <sup>ns</sup>	866.36*	1.24 <sup>ns</sup>
سیتوکینین×محیط En×Cy:	4	10694.44 <sup>ns</sup>	0.426 <sup>ns</sup>	133.17 <sup>ns</sup>	12266.58 <sup>ns</sup>	0.025 <sup>ns</sup>	118.11 <sup>ns</sup>	0.40 <sup>ns</sup>
اکسین Auxin	2	22302.60 <sup>ns</sup>	0.160 <sup>ns</sup>	1011.38*	22219.84*	0.001 <sup>ns</sup>	896.27*	50.73**
اکسین×محیط Au×En	4	27175.81 <sup>ns</sup>	0.048 <sup>ns</sup>	112.52 <sup>ns</sup>	5118.00 <sup>ns</sup>	0.002 <sup>ns</sup>	94.42 <sup>ns</sup>	0.90 <sup>ns</sup>
سیتوکینین×اکسین Cy×Au	4	40659.61 <sup>ns</sup>	0.181 <sup>ns</sup>	396.64 <sup>ns</sup>	2150.52 <sup>ns</sup>	0.003 <sup>ns</sup>	414.99 <sup>ns</sup>	3.37 <sup>ns</sup>
سیتوکینین×اکسین×محیط Cy×Au×En	8	40881.41 <sup>ns</sup>	0.412 <sup>ns</sup>	442.00 <sup>ns</sup>	13054.56 <sup>ns</sup>	0.011 <sup>ns</sup>	437.09 <sup>ns</sup>	3.98 <sup>ns</sup>
خطا (Error)	48	65129.86	0.234	357.37	20397.45	0.019	350.71	5.04

\*\*\* و \*\* و \* به ترتیب نشان دهنده معنی دار بودن در سطح احتمال ۱، ۵ و معنی دار نبودن اثر عامل آزمایشی می باشد.

\*, \*\* Significant at the 5% and 1% probability levels, respectively.

ns: non-significant

جدول ۲- مقایسه میانگین های فوسستر جاری و انتقال مجدد ذرت دانه ای، تحت تاثیر تنش خشکی و محلول پاشی تنظیم کننده های رشد در مراحل مختلف رشد

Table 2: Means comparison for maize current photosynthesis and remobilization as affected by drought stress and spraying of growth regulators at different growth stages

تیمار Treatment	میران فوسستر جاری current photosynthesis (g per g.m <sup>-2</sup> )	کارایی فوسستر جاری Efficiency of current photosynthesis (%)	سهم فوسستر جاری contribution of current photosynthesis(%)	میران انتقال مجدد Rate of remobilization (g per g.m <sup>-2</sup> )	کارایی انتقال Efficiency of remobilization (%)	سهم انتقال مجدد Contribution of remobilization (%)	صنکری دانه Grain yield (t/ha <sup>-1</sup> )
<b>محیط</b>							
<b>Environment</b>							
کنترل شاهد Control	1095.3 <sup>a</sup>	86.5 <sup>a</sup>	84.91 <sup>a</sup>	151.56 <sup>a</sup>	13.5 <sup>b</sup>	15.09 <sup>b</sup>	12.80 <sup>a</sup>
تنش خشکی در مرحله رویشی Drought stress at vegetative stage	1125.8 <sup>a</sup>	86.4 <sup>a</sup>	85.82 <sup>a</sup>	138.89 <sup>a</sup>	13.6 <sup>b</sup>	14.18 <sup>b</sup>	12.67 <sup>a</sup>
تنش خشکی در مرحله زایشی Drought stress at reproductive stage	422.4 <sup>b</sup>	77.3 <sup>b</sup>	56.73 <sup>b</sup>	213.22 <sup>a</sup>	22.7 <sup>a</sup>	43.27 <sup>a</sup>	6.50 <sup>b</sup>
<b>محلول پاشی سیتوکینین Spraying of Cytokinin</b>							
کنترل شاهد Control	857.22 <sup>b</sup>	83 <sup>a</sup>	69.28 <sup>b</sup>	186.22 <sup>a</sup>	17 <sup>a</sup>	30.72 <sup>a</sup>	10.90 <sup>a</sup>
مرحله ۵ تا شش برگی stage V5-V6	811.22 <sup>b</sup>	81.7 <sup>a</sup>	78.18 <sup>a</sup>	172.28 <sup>a</sup>	18.3 <sup>a</sup>	21.82 <sup>b</sup>	10.51 <sup>a</sup>
مرحله هشت تا ده برگی stage V8-V10	975.07 <sup>a</sup>	85.4 <sup>a</sup>	80.38 <sup>a</sup>	145.17 <sup>a</sup>	14.6 <sup>a</sup>	19.62 <sup>b</sup>	10.56 <sup>a</sup>
<b>محلول پاشی اکسین Spraying of Auxin</b>							
کنترل شاهد Control	876.46 <sup>a</sup>	84.1 <sup>a</sup>	81.43 <sup>a</sup>	137.46 <sup>b</sup>	15.9 <sup>a</sup>	18.57 <sup>b</sup>	9.92 <sup>b</sup>
مرحله ظهور ابریشم Silk emergence stage	911.97 <sup>a</sup>	83.3 <sup>a</sup>	69.34 <sup>a</sup>	194.44 <sup>a</sup>	16.7 <sup>a</sup>	30.66 <sup>a</sup>	12.24 <sup>a</sup>
۱۵ روز پس از ظهور ابریشم 15 days after silk emergence	855.07 <sup>a</sup>	82.8 <sup>a</sup>	77.05 <sup>ab</sup>	171.76 <sup>ab</sup>	17.2 <sup>a</sup>	22.95 <sup>b</sup>	9.81 <sup>b</sup>

میانگین های دارای حداقل یک حرف مشترک در هر ستون و برای هر عامل مشترک دارای اختلاف آماری معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد نمی باشند.

Means followed by similar letter(s) in each column of each treatment are not significantly different at 5% level of probability

۲). بنظر می‌رسد سیتوکینین با افزایش تحریک تقسیم سلولی و افزایش هدایت روزنه‌ای بترتیب باعث افزایش سطح برگ و افزایش ورود دی اکسید کربن تثبیت شده، باعث افزایش سهم فتوستنر جاری در عملکرد دانه شده باشد. گزارش شده است که افزایش سیتوکینین در برگ‌ها، باعث افزایش سطح برگ، کاهش مرگ بافت‌های گیاهی، کاهش میزان تنفس و نهایتاً افزایش سهم فتوستنر جاری و تجمع ماده خشک و کاهش انتقال مجدد در ذرت شده است (Murchie *et al.*, 2002).

محلول پاشی اکسین باعث کاهش سهم فتوستنر جاری در عملکرد دانه به دلیل افزایش سهم انتقال مجدد شد (جدول ۲). با مصرف اکسین مقداری از مواد فتوستنری که ظرفیت ذخیره شدن در پیکره گیاه را داشتند به سمت دانه انتقال مجدد یافتند. اکسین با تبدیل ساکاروز به سایر هگوزها از جمله نشاسته در آندوسپرم دانه و تداوم برقرای شیب غلظت مواد فتوستنری از مبدأ به مقصد باعث افزایش سهم انتقال مجدد در عملکرد دانه می‌شود (Robert and John, 2004). بدیهی است که چنین مکانیزمی باعث کاهش سهم عملکرد دانه از فتوستنر جاری در اثر مصرف تنظیم کننده رشد اکسین شود.

#### میزان انتقال مجدد

تنش خشکی در مرحله رشد رویشی باعث افزایش میزان انتقال مجدد نشد ولی در مرحله رشد زایشی میزان انتقال مجدد ۴۰/۶۸ درصد

نسبت به محیط عاری از تنش خشکی افزایش یافت و به بیشترین مقدار خود (۲۱۳/۲۲ گرم در متر مربع) رسید (جدول ۲). در شرایط تنش خشکی در مرحله رشد زایشی که گیاه ذرت در این مرحله بسیار حساس است برای جبران کاهش ساخت مواد فتوستنری، موادی که قبلاً در پیکره گیاه ذخیره شده را به سمت دانه انتقال می‌دهد تا حدودی کاهش عملکرد در اثر کاهش سنتر مواد فتوستنری جبران نماید، افزایش انتقال مجدد در شرایط نامساعد محیطی مانند تنش خشکی یک عامل فیزیولوژیکی مطلوب محسوب می‌شود. نتایج برخی مطالعات (Yang *et al.*, 2000) نشان داد که انتقال مجدد کربن ذخیره شده در گندم و برنج بوسیله تنش رطوبتی افزایش می‌یابد.

محلول پاشی سیتوکینین تأثیری بر میزان انتقال مجدد مواد فتوستنری نداشت (جدول ۱) چنین امری به دلیل زمان مصرف سیتوکینین (در مرحله رشد رویشی) بدیهی بنظر می‌رسد. ولی محلول پاشی اکسین باعث افزایش میزان انتقال مجدد مواد فتوستنری شد (جدول ۲). محلول پاشی اکسین در مرحله ظهور ابریشم باعث افزایش ۴۱/۴۵ درصدی انتقال مواد فتوستنری به سمت مقصد شد (جدول ۲) و میزان انتقال مجدد به ۱۹۴/۴۴ گرم در متر مربع رسید. در آزمایشی بیان شده است که مقدار اکسین در مرحله پر شدن دانه گندم به حداکثر مقدار خود رسید و در تنظیم پر شدن دانه نقش مهمی دارد

جاری به اندازه کفایت گیاه ادامه داشته ولی در شرایط تنش خشکی در مرحله رشد زایشی با کاهش فتوسنتز جاری، مواد غذایی برای رشد مقصد به اندازه کافی نبوده و گیاه برای جبران کاهش عملکرد دانه از مواد ذخیره شده در بخش های مختلف گیاه استفاده کرده تا بتواند کاهش عملکرد را تا حد امکان جبران نماید. در آزمایشی (Lak et al., 2008) میزان انتقال مجدد ماده خشک و سهم انتقال مجدد در عملکرد دانه ذرت بطور معنی داری تحت تأثیر تنش خشکی قرار گرفت و بیشترین میزان آن با میانگین ۱۶۴/۴۲ گرم در متر مربع در تنش خشکی متوسط مشاهده شد.

محلول پاشی سیتوکینین باعث کاهش سهم عملکرد دانه از انتقال مجدد (جدول ۲) به دلیل افزایش میزان فتوسنتز جاری شد. بنظر می رسد سیتوکینین احتمالاً باعث افزایش تقسیم سلولی و افزایش سطح برگ شده و همچنین برخلاف ABA عمل نموده، در نتیجه باعث باز شدن روزنه ها به مدت طولانی تر گردیده و نهایتاً تثبیت دی اکسید کربن افزایش یافته و باعث افزایش فتوسنتز جاری شده است و میزان نیاز گیاه به انتقال مجدد مواد فتوسنتزی برای تکمیل رشد مقصد کاهش یافت.

برخلاف سیتوکینین، محلول پاشی اکسین در زمان ظهور ابریشم باعث افزایش سهم انتقال مجدد در عملکرد دانه شد (جدول ۲). یک شیب غلظت انتقال مواد فتوسنتزی از جاییکه

(Brenner and Cheikh, 1995). اثرات مثبت اکسین در نمو دانه گندم در انتقال فراورده های فتوسنتزی در سایر مطالعات نیز اثبات شده است (Darussalam Cole and Patrick, 1998). برخی از محققین اعلام کردند که پر شدن کمتر دانه در برنج به مقدار کم اکسین ارتباط دارد (Wanget al., 1998; Yang et al., 1999).

### کارایی انتقال مجدد

کارایی انتقال مجدد در شرایط تنش خشکی در مرحله رشد زایشی نسبت به رشد رویشی و محیط عاری از تنش خشکی افزایش یافت (جدول ۲)، که نشان دهنده افزایش نسبت انتقال مواد فتوسنتزی به مواد ذخیره شده است. در شرایط تنش خشکی در مرحله رشد زایشی کارایی انتقال مواد فتوسنتزی به ۲۲/۷ درصد رسید که نسبت به محیط بدون تنش خشکی ۹/۲ درصد افزایش یافت (جدول ۲).

محلول پاشی سیتوکینین و اکسین بترتیب در مرحله پنج تا شش و مرحله ۱۵ روز پس از ظهور ابریشم باعث افزایش کارایی انتقال مجدد شد که البته این مقدار غیر معنی دار بود (جدول ۲).

### سهم انتقال مجدد در عملکرد دانه

سهم انتقال مجدد در عملکرد دانه در شرایط تنش خشکی در مرحله رشد زایشی افزایش یافت و به ۴۳/۲۷ درصد رسید که نسبت به محیط بدون تنش خشکی ۲۸/۱۸ درصد افزایش یافت (جدول ۲). در شرایط بدون تنش و تنش خشکی در مرحله رشد رویشی فتوسنتز

### عملکرد دانه

بیشترین عملکرد دانه در محیط بدون تنش با میانگین ۱۲/۸۰ تن در هکتار حاصل شد (جدول ۲)، که این مقدار با میانگین عملکرد دانه در شرایط تنش ریشی با میانگین ۱۲/۶۷ تن در هکتار معنی دار نبود (جدول ۲). عملکرد دانه در شرایط تنش زایشی ۴۹/۲۱ درصد بطور معنی داری کاهش یافت و به ۶/۵۰ تن در هکتار رسید (جدول ۲). همچنین با توجه به اینکه سیتوکینین در گیاه عمدتاً جهت افزایش تقسیم سلول‌های مبدأ (برگ) به کار می‌رود، عدم افزایش عملکرد دانه با محلول پاشی سیتوکینین نشان دهنده عدم محدودیت مبدأ در گیاه ذرت می‌باشد (مواد فتوستنتری به اندازه کافی و حتی ممکن است بیش از نیاز گیاه در ذرت ساخته شود).

مصرف اکسین در مرحله ظهور ابریشم باعث افزایش ۲۳/۳۸ درصدی عملکرد دانه شد و از ۹/۹۲ به ۱۲/۲۴ تن در هکتار رسید (جدول ۲)، ولی مصرف این تنظیم کننده رشد در ۱۵ روز پس از ظهور ابریشم تأثیری بر عملکرد دانه نداشت (جدول ۲). به نظر می‌رسد اکسین با تأثیر گذاری بر افزایش انتقال مجدد باعث افزایش عملکرد دانه شود که منطبق بر نظریه بسیاری از محققین مبنی بر مبدأ محدود بودن گیاه ذرت می‌باشد (Robert and John, 2004). احتمالاً در مرحله ظهور ابریشم غلظت اکسین در گیاه کاهش می‌یابد و محلول پاشی این تنظیم کننده

تولید می‌شوند (مبدأ) به جائیکه منتقل می‌شوند (مقصد) وجود دارد. تا زمانیکه این شیب برقرار باشد مواد فتوستنتری به سمت مقصد منتقل می‌شوند. مواد فتوستنتری به شکل ساکاروز منتقل و به شکل نشاسته ذخیره می‌شوند. هر چقدر در دانه میزان تبدیل ساکاروز به نشاسته بیشتر شود شیب انتقال بین مبدأ و مقصد بیشتر و انتقال مواد به سمت دانه بیشتر خواهد بود (Robert and John, 2004). بنظر می‌رسد افزایش غلظت اکسین در مرحله ظهور ابریشم باعث افزایش تبدیل ساکاروز به نشاسته شود که افزایش غلظت آن توانسته سهم عملکرد دانه را از انتقال مواد فتوستنتری افزایش دهد. در مرحله ۱۵ روز پس از ظهور ابریشم اکسین نتوانست کارکردی مشابه با زمان ظهور ابریشم ایجاد کند. احتمالاً اکسین در این مرحله قابلیت لازم را ندارد و یا حساسیت بافت و یا اندام مورد نظر به تنظیم کننده رشد اکسین در این مرحله کاهش می‌یابد. آندوسپرم اصلی ترین ماده خشک دانه ذرت را تشکیل می‌دهد و باعث تسلط مقصد برای دریافت مواد فتوستنتری و دیگر اسیمیلات‌ها در طی رشد زایشی می‌شود. سرعت افزایش وزن تر آندوسپرم در طی تقسیم سلولی با غلظت اکسین هماهنگ است (Lur' and Setter, 1993). اکسین، با تأثیر بر بزرگ شدن سلول‌های آندوسپرم و یا کنترل مواد پرورده مهم به سمت مقصد بر قدرت آن دخیل است (Hansen and Grossmann, 2000).

رشد رویشی و پس از ظهور گل تاجی آبیاری پس از رسیدن رطوبت خاک به ۷۵ درصد ظرفیت مزرعه می تواند باعث صرفه جویی در مصرف آب بدون کاهش معنی دار در میزان فتوسنتز ذرت شود. همچنین با توجه به بیشتر بودن میزان فتوسنتز جاری و سهم فتوسنتز جاری در عملکرد دانه در محلول پاشی سیتوکینین در مرحله هشت تا ده برگی و همچنین بالاتر بودن میزان انتقال مجدد و سهم انتقال مجدد در عملکرد دانه با محلول پاشی اکسین در مرحله ظهور ابریشم، بهترین مراحل در مصرف تنظیم کننده های رشد سیتوکینین و اکسین شناسایی شدند. بنابراین شاید در آینده بتوان با شناسایی ژن هایی که باعث افزایش غلظت اکسین و سیتوکینین در این مراحل می شوند در دست ورزی های ژنتیکی در علم مهندسی ژنتیک اقدام به تولید ژرم پلاسما های متحمل به خشکی نمود و یا با استفاده از شناسایی لاین هایی که میزان سیتوکینین و اکسین در مراحل مورد نظر در آن ها افزایش می یابد اقدام به انتخاب لاین های متحمل به خشکی در اصلاح نباتات نمود. انجام آزمایش های بیشتر برای شناسایی غلظت های متفاوت و مراحل بیشتر مصرف تنظیم کننده های رشد گیاهی در شرایط تنش خشکی ضروری به نظر می رسد.

رشد می تواند عاملی جهت رشد سلول های مریستمی دانه و افزایش تقاضای آن ها به دریافت مواد فتوسنتزی بصورت ساکاروز باشد که بتواند در آینده آن را با فعالیت های آنزیمی مربوطه به صورت نشاسته در دانه تجمع دهد و عملکرد دانه افزایش یابد.

در مرحله ۱۵ روز پس از ظهور ابریشم احتمالاً افزایش عمر سلول های مریستمی دانه و احتمالاً لیگنینی شدن دیواره سلولی و کاهش انعطاف پذیری آن مانع از رشد سلول های مریسمی دانه در اثر افزایش غلظت اکسین می شود (Lur, and Setter, 1993). بنابراین محلول پاشی اکسین در این مرحله تأثیر معنی داری بر افزایش عملکرد دانه نداشت (جدول ۲).

بر اساس نتایج حاصل از این آزمایش با توجه به معنی دار نبودن فتوسنتز جاری و میزان انتقال مجدد در شرایط تنش خشکی در مرحله رشد رویشی و محیط بدون تنش خشکی شاید بتوان گیاه ذرت را در مرحله رشد رویشی گیاهی متحمل به خشکی دانست و یا ممکن است تنش خشکی در مرحله رشد رویشی باعث گسترده گی بیشتر ریشه نسبت به محیط بدون تنش شده باشد و سپس ایجاد شرایط رطوبتی مطلوب در مرحله رشد زایشی باعث جذب بیشتر آب از محیط عمیق تر خاک در این شرایط شود. بنابراین در مناطقی که با کمبود آب آبیاری مواجه هستند، آبیاری پس از رسیدن رطوبت خاک به ۵۰ درصد ظرفیت مزرعه در مرحله

## References

- Ahmadi, A. and Baker, D.A. 1999. Effects of abscisic acid (ABA) on grain filling processes in wheat. *Plant Growth Regul.* 28: 187–197.
- Alizadeh, A. 2011. Relationship among water, soil and plant. University of Emam Reza publication. (In Persian).
- Asseng, S. and van Herwaarden, A. F. “Analysis of the benefits to wheat yield from assimilates stored prior to grain filling in a range of environments,” *Plant and Soil*, Vol. 256, No. 1, 2000, pp. 3217-3219.
- Beheshti, A. R. and Behboodi, B. 2010. Dry matter accumulation and remobilization in grain sorghum genotypes (*Sorghum Bicolor L. Moench*) under drought stress. *Australian Journal of crops science.* 4(3): 185-189.
- Boothby, D. and Wright, S.T.C. 1962. Effect of kinetin and other growth regulators on starch degradation. *Nature* 196: 389–390.
- Brault, M., Maldiney, R. 1999. Mechanisms of cytokinin action. *Plant Physiol. Biochem.* 37: 403-412.
- Brenner, M.L. and Cheikh, N. 1995. The role of hormones in photosynthate partitioning and seed filling. In: Davies P.J. (ed.), *Plant Hormones*, Kluwer Academic Publishers, Dordrecht, The Netherlands, pp. 649–670.
- Darussalam, Cole, M.A. and Patrick, J.W. 1998. Auxin control of photoassimilate transport to and within developing grains of wheat. *Aust. J. Plant Physiol.* 25: 69–77.
- Hansen, H. and Grossmann, K. 2000. Auxin-induced ethylene triggers abscisic acid biosynthesis and growth inhibition. *Plant Physiol.* 124: 1437–1448.
- Kaya, C. A., Tuna, L. and Yokas, I. 2009. “The Role of Plant Hormones in Plants under Salinity Stress,” *Book Salinity and Water Stress*, Vol. 44, No. 1, pp. 45-50.
- lack S, naderi A, saidat S A, Ayeneband A, Nour – Mohammadi G, Moosavi S. 2008, The Effects of different levels of irrigation, nitrogen and plant population on yield, yield components and dry matter remobilization of corn at climatical conditions of Khuzestan. *Journal of Sciences and Technology of Agriculture and Natural Resources.* 11 (42):1-14. (In Persian with English abstract).
- Lawlor, D.W., 2002. Limitation to photosynthesis in water-stressed leaves: stomata vs. metabolism and role of ATP. *Ann. Bot.* 89, 871-885.
- Liang, J., Zhang, J. and Cao, X. 2001. Grain sink strength may be related to the poor grain filling of indica-japonica rice (*Oryza sativa*) hybrids. *Physiol. Plant.* 112: 470–477.
- Lur, H. S. and Setter, T. 1993. Role of auxin in maize endosperm development’ timing of nuclear DNA endoreduplication, zein expression, and Cytokinin. *Plant Physiol.*, 103: 273-280.
- Martinez, J.P., Silva, H., Ledent, J.F., Pinto, M. 2007. Effect of drought stress on the osmotic adjustment, cell wall elasticity and cell volume of six cultivars of common beans (*Phaseolus vulgaris L.*). *Europ. J. Agron.* 26, 30- 38.

- Murchie, E., Yang, H.J., Hubbart, S., Horton, P., Peng, S., 2002. Are there associations between grain-filling rate and photosynthesis in the flag leaves of field-grown rice? *J. Exp. Bot.* 53(378), 2217-2224.
- Plaut, Z. Butow B. J. and. Blumenthal, C. S. 2004 “Transport of dry matter into developing wheat kernels and its contribution to grain yield under post-anthesis water deficit and elevated temperature,” *Field Crops Research*, Vol. 86, No. 2-3, pp. 185-198.
- Pospisilova, J. 2003. Participation of phytohormones in the stomatal regulation of gas exchange during water stress. *BIOLOGIA PLANTARUM* 46 (4): 491-506. (36).
- Robert, H. and John, P. 2004. *The physiology of crop yield*. Second Edition.
- Sallah, P.Y.K., Antwi K.O. and Ewool, M.B. 2002. Potential of elite maize composites for drought tolerance in stress and non-drought stress environments. *African Crop Sci. J.*, 10: 1-9.
- Satvir K., Anil, G. K. and Narinder, K. 2000. Effect of GA3, kinetin and indole acetic acid on carbohydrate metabolism in chickpea seedlings germinating under water stress. *Plant Growth Regulation* 30: 61-70.
- Shaddad, M. A. K., M. Hamdia Abd El-Samad, and H. T. Mohammed. 2011. Interactive Effects of Drought Stress and Phytohormones or Polyamines on Growth and Yield of Two m (zea maize L.) Genotypes. *American Journal of Plant Sciences*, 2, 790-807.
- Singh G. and Gerung S.B. 1982. Hormonal role in the problem of sterility in *Oryza sativa*. *Plant Physiol. Biochem.* 9: 22-23.
- Uhart, S. A. and F. H. Andrade. 1995. Nitrogen deficiency in maize: II. Carbon - nitrogen interaction effects on kernel number and grain yield. *Crop Sci.* 35: 1384 -1389.
- Walker, M. A. and Dumbroff, B. 1981. “effect of salt stress on abscisic and cytokinin levels,” *Zeitschrift für Pflanzen Physiologie*, Vol. 101, p. 661.
- Wang Z, Yang, J. Zhu, Q. Zhang, Z. Lang, Y. Wang X. 1998. Reasons for poor grain filling in inter sub specific hybrid rice. *Acta Agron. Sin.* 24: 782-787.
- Yang J, Wang, Z. Zhu, Q. Lang Y. 1999. Regulation of ABA and GA to rice grain filling. *Acta Agron. Sin.* 25: 341-348.
- Yang, J., Zhang, J. Wang Z. and Zhu. Q. 2003. Hormones in the grains in relation to sink strength and post-anthesis development of spikelets in rice. *Plant Growth Regulation* 41: 185-195.

## **Current photosynthesis and remobilization of assimilates in maize cultivar KSC 704 as affected by spraying of growth regulators under drought stress conditions**

A. Mahrokh<sup>1</sup>, M. Nabipour<sup>2</sup>, H. Roshanfekr<sup>3</sup>, R. Choukan<sup>4</sup>

1. Seed and Plant Improvement Institute, Agricultural Research, Education and Extension organization, Karaj, Iran. (Corresponding author)
2. Shahid Chamran University of Ahvaz, Ahvaz. Iran.
3. Shahid Chamran University of Ahvaz, Ahvaz. Iran. Agronomy and Plant Breeding Department
4. Seed and Plant Improvement Institute, Agricultural Research, Education and Extension organization, Karaj, Iran.

Received: October 2016      Accepted: November 2017

### **Extended Abstract**

**Mahrokh, A., Nabipour, M., Roshanfekr, H., Choukan, R. ,** Current photosynthesis and remobilization of assimilates in maize cultivar KSC 704 as affected by spraying of growth regulators under drought stress conditions

**Applied Research in Field Crops Vol 30, No. 1, 2017 Page: 7-09: 33-48(in Persian)**

### **Introduction:**

Drought is one of the major environmental conditions that adversely affects plant growth and crop yield. Drought is the most major restriction in maize production. The reduction in plant growth under drought stress conditions could be an outcome of altered hormonal balance and hence the exogenous application of growth regulators under stress conditions could be the possible means of reversing the effects of abiotic stress. Plant growth regulators such as auxin and cytokinin are known to be involved in the regulation of plant response to the adverse effects of stress conditions. Previous studies have shown that endogenous hormones are essential regulators for translocating and partitioning of photo-assimilates for grain filling in cereal crops (Yang, et al. 2003), and therefore could be involved in the regulation of grain weight and yield. This study was conducted to determine the effects of exogenous application of growth regulators on the current photosynthesis and remobilization of assimilates in maize cultivar KSC704 under drought stress conditions.

### **Materials and Methods:**

The experiment was carried out in three distinct environments at Seed and Plant Improvement Institute (SPII), Karaj, Iran, in 2013. The environments included non-drought stress (irrigation after soil moisture reached 75% of field capacity), drought stress at vegetative stage (irrigation after soil moisture reached 50% of field

---

**Email address of the corresponding author:** ali\_mahrokh229@yahoo.com

capacity from V4 to tasseling stage and irrigation after soil moisture reached 75% of field capacity from pollination to physiological maturity stage) and drought stress at reproductive stage (irrigation after soil moisture reached 75% of field capacity from V4 to tasseling stage and irrigation after soil moisture reached 50% of field capacity from pollination to physiological maturity stage). Cytokinin was applied at V5 –V6 and V8-V10 stages and auxin was sprayed at silk emergence stage and 15 days after that period. No usage of the growth regulators was served as control. The trial was laid out as a factorial scheme based on randomized complete block design with three replications. Auxin was used in the form of Indole-3-butyric acid and cytokinin was sprayed as N<sub>6</sub>-benzyladenin. Harvesting was done from 4.5 m<sup>2</sup> at field maturity stage at 14 % grain moisture content and was used to estimate grain yield. Remobilization, efficiency of remobilization, contribution of remobilization, current photosynthesis, efficiency of current photosynthesis and contribution of current photosynthesis were measured by the equation of Uhart and Andrade (1995).

#### **Results and Discussion:**

The effect of drought stress on current photosynthesis, efficiency of current photosynthesis, contribution of current photosynthesis and remobilization was significant ( $P < 0.01$ ). Efficiency of remobilization was also affected by water stress ( $P < 0.05$ ) (Table 1). The difference in the rate of current photosynthesis and remobilization under drought stress and non- stress environments at vegetative stage was insignificant (Table 2). Cytokinin increased the rate of current photosynthesis by 13.74% as compared to control treatment at V8-V10 stage. It is possible that the application of cytokinin at V8-V10 stage resulted in enhanced cell division and leaf area, leading to increased absorption of photosynthetically active radiation by the plant. Contribution of current photosynthesis to grain yield was maximal under optimum irrigation and water stress treatments at vegetative stage. However, it experienced a 28.18% decline under drought stress at reproductive stage. The application of auxin was associated with increased contribution of remobilization to grain yield at silk emergence stage. It seems that auxin involvement in the conversion of sucrose to other hexoses such as starch in endosperm and its role in maintaining concentration gradient of assimilates from source to sink are the reasons for this increase. (Robert and John, 2004).

#### **Conclusion:**

Based on the results of this experiment, drought stress at vegetative stage (irrigation after decreasing soil moisture to 50% field capacity) can be effective in conserving irrigation water and increasing water use efficiency. Moreover, considering the fact that the higher rates of current photosynthesis and contribution

of current photosynthesis to grain yield were achieved with cytokinin application at V8-V10 stage and spraying with auxin at silk emergence stage led to the increased rates of remobilization and contribution of remobilization to grain yield, the aforementioned growth periods were identified as the best application times for cytokinin and auxin, respectively.

**Key words:** auxin, cytokinin, efficiency of current photosynthesis, growth stage, current photosynthesis contribution

**References:**

Robert, H. and John, P. 2004. The physiology of crop yield. Second Edition.

Uhart, S. A. and F. H. Andrade. 1995. Nitrogen deficiency in maize: II. Carbon - nitrogen interaction effects on kernel number and grain yield. *Crop Sci.* 35: 1384 -1389.

Yang, J., Zhang, J. Wang Z. and Zhu. Q. 2003. Hormones in the grains in relation to sink strength and post-anthesis development of spikelets in rice. *Plant Growth Regulation* 41: 185–195.