

Effect of exogenous application of ABA and CK at different stage of grain development on some physiological aspects of source and sink relationship in two bread wheat cultivars

محسن سعیدی^۱، فواد مرادی^۲، علی احمدی^۳، کاظم پوستینی^۴ و گودرز نجفیان^۵

اثر محلول پاشی اسید آبسیزیک و سیتوکینین در مراحل مختلف رشد دانه بر پاره‌ای از

جنبه‌های فیزیولوژیک روابط منبع و مخزن در دو رقم گندم. مجله علوم زراعی ایران. جلد هشتم، شماره ۳، صفحه: ۲۸۲-۲۶۸.



تاریخ دریافت: ۱۳۸۵/۵/۱۰

۱- دانشجوی دوره دکتری تخصصی دانشکده کشاورزی، دانشگاه تهران

۲- استادیار پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی (مکاتبه کننده)

۳- استاد دانشکده کشاورزی، دانشگاه تهران

۴- استاد دانشکده کشاورزی، دانشگاه تهران

۵- استادیار، مؤسسه اصلاح و تهیه نهال و بذر

(Yang *et al.*, 2001) در نتیجه بررسی بر روی گندم و برنج اعلام کردند که انتقال مجدد مواد اندوخته شده در ساقه‌ها شدیداً وابسته به پدیده پیری در سطح گیاه است و ABA در این ارتباط به عنوان مهم‌ترین عامل نظر موردنظر می‌باشد. اعمال تنش رطوبتی در طول دوره پرشدن دانه وقوع پیری را تسريع کرده و منجر به انتقال مجدد بیشتر و سریع‌تر مواد پرورده ذخیره شده از ساقه‌ها به دانه‌ها می‌شود (Yang *et al.*, 2001). بر عکس، مصرف زیاد کود نیتروژن فرآیند پیری را به تأخیر انداخته و انتقال مجدد را با کندی مواجه می‌کند (Yang *et al.*, 2001). این امر نشان می‌دهد که پدیده پیری و انتقال مجدد به هم وابسته هستند.

رشد دانه به عنوان یک مخزن مهم اقتصادی شامل مجموعه‌ای از مراحل رشدی از جمله: تقسیم و تمایز سلولی و ذخیره‌سازی مواد فتوستنتری می‌باشد (Weber *et al.*, 1998; Koch, 2004) (Yang *et al.*, 2001). عبور از یک مرحله رشدی در دانه بعد از گلدهی یکباره صورت نمی‌گیرد بلکه به صورت تدریجی رخ می‌دهد (Weber *et al.*, 1998; Borisjuk *et al.*, 2000) (Olsen *et al.*, 1992). به طور مثال در گندم و جو فعالیت میتوزی آندوسپرم به تدریج در اثر توسعه سلولی و ذخیره‌سازی ترکیبات ذخیره‌ای متوقف می‌شود (Yang *et al.*, 2003). CK و ABA دو عامل مهم در تنظیم تقسیم سلولی و ذخیره‌سازی مواد فتوستنتری می‌باشند. یانگ و همکاران (Yang *et al.*, 2003) نشان دادند که در برنج مصرف خارجی CK در مرحله تقسیم سلولی و ABA در مرحله خطی رشد دانه، بیشترین تاثیر مثبت را در شکل گیری عملکرد دانه داشتند. در این شرایط احتمالاً CK از طریق تأثیر بر تقسیم سلولی و ABA از طریق تأثیر بر سرعت پرشدن دانه عملکرد دانه را افزایش می‌دهند. همچنین یانگ و همکاران (Yang *et al.*, 2001) مشاهده کردند که در اثر مصرف خارجی ABA در مرحله خطی پرشدن دانه گندم، سرعت پرشدن دانه و انتقال مجدد

یکی از عوامل تنظیم کننده رشد گیاهان هورمون‌ها می‌باشد. تنظیم هورمونی رشد و متابولیسم گیاه بسیار پیچیده بوده و حاصل اثرات متقابل بین هورمون‌هاست (Lenoble *et al.*, 2004). عوامل ژنتیکی و محیطی بر روی فرایند پیری در گیاه تأثیر می‌گذارند، اما به نظر می‌رسد که اسید آبسیزیک (ABA)¹ و سیتوکینین (CK)² به عنوان دو عامل اصلی در تنظیم فرایندهای پیری در گیاه مطرح هستند (Pospisilova *et al.*, 2005). غلظت‌های بالای CK در گیاهان، فرایندهای پیری Pospisilova *et al.*, 2004 (Xie *et al.*, 2004; Zhang *et al.*, 2005) در حالیکه غلظت‌های بالای ABA آن را تسريع می‌کند (Zhang *et al.*, 2005; Xie *et al.*, 2004) (Yang *et al.*, 2002). یانگ و همکاران (Yang *et al.*, 2002) نشان دادند که تنش رطوبتی در برنج باعث افزایش غلظت ABA در برگ‌ها، ساقه‌ها و ریشه‌ها و کاهش CK در این اجزاء می‌شود. ABA سرعت فتوستنتر و مقدار کلروفیل و پروتئین محلول برگ‌ها را کاهش می‌دهد در حالیکه CK در این ارتباط بر عکس عمل می‌کند (Zhang *et al.*, 2005). زای و همکاران (Xie *et al.*, 2004) نیز مشاهده کردند که سرعت فتوستنتر خالص و پروتئین محلول برگ پرچم گندم بعد از گلدهی و با شروع پدیده پیری کاهش پیدا می‌کنند و مصرف خارجی ABA پس از گلدهی سرعت پیری را افزایش می‌دهد.

اسید آبسیزیک همچنین به عنوان یکی از عوامل مهم و موثر در تنظیم انتقال مواد پرورده فتوستنتری به دانه‌ها یا میوه‌های در حال رشد شناخته می‌شود (Brenner and Cheikh, 1995) (Yang *et al.*, 2001). اما اطلاعات متناقضی در مورد نقش ABA در تنظیم پدیده پیری و انتقال مجدد مواد پرورده گزارش شده است (Yang *et al.*, 2002 Nooden, 1988) (Yanagihara and Nooden, 1988).

1- Abscisic acid

2- Cytokinin

تصادفی و در سه تکرار و برای مؤلفه‌هایی که در آن‌ها مراحل مختلف نمونه‌گیری نیز لحاظ شده بود، به صورت طرح اسپلیت پلات فاکتوریل و در قالب طرح پایه بلوک‌های کامل تصادفی و در سه تکرار اجرا گردید. به نحوی که تیمار تنظیم کننده رشد در کرت‌های اصلی و ارقام گندم نان و مراحل مختلف نمونه‌برداری در کرت‌های فرعی قرار گرفتند. بافت خاک محل اجرای آزمایش لومی رسی بوده و زمین مورد نظر سال زراعی قبل از کاشت به صورت آیش رها شده بود. به منظور آماده‌سازی زمین جهت کاشت، در اوایل پاییز زمین مورد آزمایش شخم و دیسک زده شد. مقدار بذر مورد استفاده ۱۲۰ کیلوگرم در هکتار در نظر گرفته شد. هر ژنتوپ در شش خط پنج متري با فواصل رديف ۲۵ سانتي‌متری در آبان ماه کشت شدند. بر اساس نتیجه آزمون خاک مقدار ۱۵۰ کیلوگرم در هکتار کود نيتروژن در دو مرحله (زمان کاشت و گلدهی) به زمین داده شد و با توجه به بالا بودن مقدار فسفر و پتاس خاک از مصرف اين کودها چشم‌پوشی گردید. همچنین علف‌های هرز به صورت دستی (وجین) کنترل شدند.

ترکیبات ذخیره‌ای به دانه‌های در حال رشد افزایش یافت.

على رغم مطالعاتی که در زمینه اثرات مصرف خارجی هورمون‌های CK و ABA بر ویژگی‌های فيزيولوژيك و بيوشيمياي قدرت منبع و مخزن در سال‌های اخير صورت گرفته است. اما اين تحقیقات كامل نمی‌باشد و نیاز به تحقیق بیشتر دارد. این تحقیق با هدف بررسی تأثیر کاربرد خارجی هورمون‌های CK و ABA در زمان‌های مختلف رشد دانه بر روی برخی از صفات فيزيولوژيك و بيوشيمياي در سطح منبع و همچنین غلظت هورمون‌های ABA و IAA در سطح مخزن در دو رقم گندم انجام شد.

این تحقیق در سال زراعی ۱۳۸۴-۸۵ به صورت آزمایش مزرعه‌ای در مزرعه تحقیقاتی دانشکده کشاورزی دانشگاه تهران واقع در کرج اجرا شد. برای عملکرد دانه و اجزاء آن آزمایش به صورت طرح اسپلیت پلات و در قالب طرح پایه بلوک‌های کامل

جدول ۱- خلاصه نتایج تعزیز خاک محل اجرای آزمایش

Table 1. Summary of soil Analysis for the experimental field

Soil depth (cm)	عمق خاک (سانتيمتر)	نیتروژن کل (%)	پتاسیم قابل جذب (میلی گرم در کیلوگرم)	فسفر قابل جذب (میلی گرم بر کیلوگرم)
	Total nitrogen	Kava. (mg kg^{-1})	Pava. (mg kg^{-1})	
0-30	0.1	160	20	

است که ۵۰٪ سنبله‌ها، پرچم‌هایشان بیرون آمده باشد، ۲-ABA مرحله تقسیم سلولی آندوسپرم (۲ تا ۵ روز بعد از گردهافشانی)، ۳-CK مرحله پرشدن دانه (۱۳ تا ۱۶ روز بعد از گردهافشانی)، ۴-ABA مرحله پرشدن دانه (۱۳ تا ۱۶ روز بعد از گردهافشانی) و ۵-شاهد (عدم پاشش تنظیم کننده‌های رشد) مورد مقایسه قرار گرفتند. تیمارهای تنظیم کننده رشد در کرت‌های اصلی و ارقام در کرت‌های فرعی قرار گرفتند. در هر مرحله غلظت ۵۰

در این تحقیق از دو رقم گندم مروdest و زاگرس به ترتیب حساس (قدسی و همکاران، ۱۳۸۲) و مقاوم (نادری و همکاران، ۱۳۸۰ و سعیدی و همکاران، اطلاعات چاپ نشده) به تنش خشکی آخر فصل، استفاده شد. تیمارهای تنظیم کننده‌های رشد در پنج سطح و به صورت زیر اعمال شدند:

۱-CK مرحله تقسیم سلولی آندوسپرم (۲ تا ۵ روز بعد از گردهافشانی؛ منظور از زمان گردهافشانی زمانی

روی طول موج های ۶۶۳ و ۶۴۵ تنظیم شده بود، اندازه گیری شد.

اندازه گیری پروتئین های محلول توسط روش برdfورد (Bradford, 1976) انجام گردید. برای استخراج پروتئین های محلول برگ پرچم طبق این روش از بافر Tris-HCl و برای رنگ آمیزی از کوماسی برلیانت بلو جی استفاده شد. تمامی مراحل استخراج و رنگ آمیزی در دمای ۴-۰ درجه سانتیگراد (سردخانه) انجام شد و میزان جذب نور محلول بدست آمده توسط دستگاه اسپکتروفوتومتر در طول موج ۴۹۵ نانومتر ملاک غلاظت پروتئین های محلول قرار گرفت. اندازه گیری همزمان سرعت فتوستتر و هدایت روزنه ای توسط دستگاه LCA-4، UK انجام شد. برای این کار قسمت میانی برگ های پرچم مورد استفاده قرار گرفت و عدد دستگاه بعد از گذشت ۴۵ ثانیه ثبت گردید.

اندازه گیری ها از ساعت ۱۰-۱۲ صبح انجام شد.

برای استخراج، خالص سازی و اندازه گیری IAA و ABA در دانه های در حال رشد در مراحل مختلف بعد از گلدهی با کمی اصلاحات از روش کلن و همکاران (Kelen et al., 2004) استفاده شد. به طور خلاصه ۲ گرم از نمونه منجمد شده بوسیله نیتروژن مایع و هاون چینی سائیده شده و در لوله های مخروطی ۵۰ میلی لیتری ریخته شد و پس از افزودن ۴۰ میلی لیتر محلول متانول٪۸۰ حاوی 0.25 mg ml^{-1} Butylated Hydroxytoluene و 0.5 mg ml^{-1} Sodium Ascorbate ساعت در تاریکی و در دمای ۴ درجه سانتیگراد نگهداری شد تا عمل انحلال به خوبی صورت گیرد. سپس نمونه ها به وسیله کاغذ صافی واتمن ۴۰ صاف و متانول اضافی آن به وسیله دستگاه لیوفلازیر (Nova Lyphe-NL500) حذف گردید. به محلول باقی pH مانده به مقدار مساوی محلول بافر فسفات اضافه و آن را به وسیله $2\text{ KOH}\text{ ۰ نرمال در سطح ۸/۵}$ تنظیم و محلول حاصل را بوسیله $5-8\text{ میلی لیتر اتیل استات Ethyl Acetate HPLC grade}$ دو بار شستشو داده شد.

(BAP:6-benzylaminopurine, Sigma) CK و میکرو مولار (ABA: 2-cis,4-trans-Abscisic acid , Sigma) Yang et al., 2002; Yang et al., 2003 استفاده شد. جهت تهیه محلول های مورد نظر ابتدا هر دو تنظیم کننده رشد در ۵٪ میلی لیتر محلول سود یک نرمال حل شده و با آب مقطر به حجم مورد نظر رسانده شدند. از تیپول (Fluka, Riedel-de Haen) با نسبت (۵/۵ v/v) به عنوان مویان استفاده شد. گیاهان شاهد نیز با آب مقطر همراه با تیپول (۵/۵ v/v) تیمار شدند. در هر مرحله جهت اطمینان از جذب شدن تنظیم کننده های رشد توسط گیاه عمل محلول پاشی چهار روز متوالی به طول انجامید. پاشش هورمون ها بعد از غروب آفتاب جهت جلوگیری از تجزیه سریع آنها به وسیله نور خورشید انجام شد. در هر مرحله تمامی بوته های موجود در یک خط سه متری با تراکم ۳۰۰ بوته در مترمربع، توسط ۶۰۰ میلی لیتر محلول محلول پاشی شده و کاملاً خیس شدند.

در زمان های ۱۰، ۱۷، ۲۴، ۳۱، ۳۸ و ۴۲ روز بعد از گرده افشاری از هر رقم در سطوح تیماری مختلف پنج بوته به طور تصادفی انتخاب شده و برگ پرچم و سنبله آنها به تفکیک جدا شده و در نیتروژن مایع به سرعت منجمد شدند. این نمونه ها به آزمایشگاه فیزیولوژی پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی منتقل شدند و در فریزر -۸۰ درجه سانتیگراد برای اندازه گیری های زیر نگهداری شدند.

برای تعیین محتوای کلرفیل a و نسبت کلرفیل b برگ پرچم ارقام مورد مطالعه در سطوح هورمونی مختلف در زمان های ذکر شده، طبق روش آرنون (Arnon, 1949) و اشرف و همکاران (Ashraf et al., 1994) از استون٪۸۰ برای استخراج کلروفیل در دمای ۴ درجه سانتیگراد و نور سبز رنگ استفاده شد و میزان جذب نور توسط عصاره با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر (Varian 300 Scan, USA) که

حاوی ۱۰ بوته استفاده شد. محاسبات آماری با استفاده از نرم افزارهای SAS و MSTATC و Minitab مقایسات میانگین به وسیله روش LSD انجام شدند.

نتایج حاصل از تجزیه واریانس عملکرد و اجزای آن و شاخص برداشت در جدول ۲ ارائه شده است. تأثیر تنظیم کننده‌های رشد بر کلیه صفات معنی دار بود. ارقام نیز از نظر صفات مورد مطالعه (به جز شاخص برداشت) در جدول فوق مشاهده شد. با این حال اثر متقابل معنی دار بین رقم و تیمار پاشش تنظیم کننده رشد فقط در خصوص عملکرد و زیست توده مشاهده شد. همانگونه که نتایج مقایسات میانگین‌ها در جدول ۲ نشان می‌دهند، در تیمارهای مورد بررسی، عملکرد دانه، زیست توده و تعداد دانه در سنبله رقم مرودشت بیشتر از رقم زاگرس و وزن هزار دانه رقم زاگرس بیش از رقم مرودشت بود، ولی از نظر شاخص برداشت تفاوت معنی داری بین ارقام دیده نشد. با توجه به اینکه تعداد سنبله در واحد سطح، وزن و تعداد دانه اجزاء عملکرد در گیاه گندم می‌باشند (Duggan *et al.*, 2000) و کلیه تیمارهای تنظیم کننده رشد بعد از گلدهی مصرف شده

پس از اضافه کردن اتیل استات، محلول دو فاز گردید. در این زمان محلول موجود در لوله‌ها به شدت ورتکس و مرحله بالایی (اتیل استات) دور ریخته شد. باقی مانده اتیل استات در محلول نیز به وسیله دستگاه لیوفلازیر حذف و pH بخش غیرآلی باقی مانده توسط ۰/۲ HCl نرمال در حدود ۲-۳ تنظیم شد. عمل شستشو دوبار دیگر توسط اتیل استات تکرار گردید. با این تفاوت که این بار اتیل استات رادر ظرف جداگانه نگهداری کرده و بخش غیرآلی دور ریخته شد. در ادامه اتیل استات توسط دستگاه لیوفلازیر کاملاً تبخیر گردید و باقی مانده را بلافارسله در ۲ میلی لیتر متانول (HPLC grade) حل و از ۰.۴۵ Polytetrafluoroethylene فیلتر یک بار مصرف عبور داده شد. محلول به دست آمده توسط دستگاه HPLC (Knauer, Gremany) با استفاده از ستون C18 و شدت جریان ۰/۸ میلی لیتر در ثانیه و حلال استیک اسید ۱/۰ نرمال و متانول ۸۰٪ (HPLC grade) به نسبت ۵۰:۵۰ تجزیه و غلظت IAA و ABA با استفاده از غلظت‌های مختلف استانداردهای این دو ماده تعیین گردید.

برای اندازه‌گیری عملکرد دانه، بیوماس، زیست توده، شاخص برداشت و وزن هزار دانه از دو گلدان

جدول ۲- تجزیه واریانس اثر محلول پاشی تنظیم کننده‌های رشد (ABA و CK) بر زیست توده ، عملکرد دانه، شاخص برداشت و اجزای عملکرد دو رقم گندم (مرودشت و زاگرس)

Table 2. Analysis of variance for grain yield and its components, biomass and harvest index in two bread wheat cultivars as affected by ABA and CK plant growth regulators

S. O. V.	آزادی منابع تغییرات	درجه آزادی	df	زیست توده Biomass	عملکرد دانه Grain yield	شاخص برداشت HI	میانگین مربعات MS	
							تعداد دانه در سنبله	وزن هزار دانه 1000-GW
Block	بلوک	2	75929.9*	4872.5 ^{ns}	31.4 ^{ns}	3.2 ^{ns}	10.74 ^{ns}	
Plant Growth Regulators (PGR)	تنظیم کننده رشد	4	93324.7*	27937.9*	38.1*	4.4*	63.42*	
E (a)	a خطای	8	1264.8	5205.6	12.6	0.8	11.65	
Cultivar (C)	زنوتیپ	1	151698.8**	85354.5*	18.1 ^{ns}	214.7**	1389**	
C × PGR	زنوتیپ × تنظیم کننده رشد	4	17254.2*	6923.4*	11.2 ^{ns}	3.6 ^{ns}	15.90 ^{ns}	
E (b)	b خطای	10	17518	5948.2	13.1	4.2	13.09	
C.V. %	ضریب تغییرات		10.16	10.35	9.44	5.2	8.74	

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

* و **: به ترتیب معنی دار در سطح احتمال ۵٪ و ۱٪.

ns: Non- significant

ns: غیر معنی دار

دانه شده است (جدول ۳). مصرف تنظیم کننده رشد ABA در نیمه اول رشد دانه (۲تا ۵ روز بعد از گلدهی) باعث کاهش معنی دار زیست توده در مقایسه با شرایط شاهد شد، ولی عملکرد دانه در مقایسه با شرایط شاهد کاهش معنی داری نداشت (جدول ۳). مصرف ABA در هر دو مرحله محلول پاشی به وسیله تحریک فرآیند پیری و کاهش ظرفیت فتوستتری موجب کاهش تولید ماده خشک شد و از طرف دیگر با تسريع انتقال مجدد ترکیبات ذخیره ای موجود در ساقه به دانه های در حال رشد که قوی ترین مخزن های گیاه در اواخر دوره رشد هستند، موجب حفظ عملکرد دانه به ازاء کاهش

بودند، عملأً تعداد سنبه در واحد سطح تحت تأثیر این تیمارها قرار نگرفت. در این شرایط عملکرد بالاتر رقم مروودشت بوسیله تعداد دانه بیشتر کنترل شده و علی رغم وزن هزار دانه بالاتر رقم زاگرس تعداد دانه در سنبه کمتر این رقم باعث پایین تر بودن عملکرد اقتصادی آن نسبت به رقم مروودشت شد.

نتایج به دست آمده از مقایسات میانگین صفات فیزیولوژیک در تیمارهای تنظیم کننده رشد (جدول ۳) در مقایسه با شاهد نشان داد که مصرف تنظیم کننده رشد در نیمه اول رشد دانه (۲تا ۵ روز بعد از گلدهی) در CK مقایسه با سایر تیمارها باعث افزایش معنی دار عملکرد

جدول ۳- مقایسه میانگین اثر تنظیم کننده های رشد در زمان های مختلف محلول پاشی و ارقام گندم از نظر عملکرد دانه، زیست توده، شاخص برداشت، وزن هزار دانه و تعداد دانه در خوشة

Table 3. Mean comparision of effect of plant growth regulators and their times of application on grain yield, biomass, harvest index, 1000 grain weight, grain No. spike⁻¹ in two bread wheat cultivars

Treatment	Treatment	عملکرد Yield		تعداد دانه در سنبه	وزن هزار دانه (گرم)	شاخص برداشت (درصد)
		دانه(گرم در متر مربع) Grain (gm ⁻²)	بیomas(گرم در متر مربع) Biomass (gm ⁻²)			
Plant regulator						
شاهد		674.7 b	1304 b	38.90 ab	37.85 b	34.54 b
50 Mm CK stage 1	۵۰ میکرومولار سیتو کینین مرحله اول	861.2 a	1484 a	44.21 a	40.05 a	38.76 ab
50 Mm ABA stage 1	۵۰ میکرومولار آبسیزیک اسید مرحله اول	724.0 b	1202 c	37.37 b	39.74 a	40.31 a
50 Mm CK stage 2	۵۰ میکرومولار سیتو کینین مرحله دوم	753.3 b	1351 b	41.64 a	39.57 a	37.19 ab
50 Mm ABA stage 2	۵۰ میکرومولار آبسیزیک اسید مرحله دوم	713.1 b	1173 c	44.64 a	39.43 a	40.70 a
LSD(0.05)		96.1	47	4.55	1.20	4.73
Genotype						
Marvdasht	مرودشت	798.6 a	1374 a	48.20 a	36.65 b	58.61 a
	زاگرس	691.2 b	1232 b	34.59 b	42.00 a	56.29 a
LSD(0.05)		62.75	107.6	2.94	1.67	4.41

مرحله اول: مصرف CK و ABA از ۲ روز بعد از گردده افشاری به مدت ۴ روز متواالی.

Stage1: application of ABA and CK two days after anthesis in four days intervals

مرحله دوم: مصرف CK و ABA از ۱۳ روز بعد از گردده افشاری به مدت ۴ روز متواالی.

Stage1: application of ABA and CK 13 days after anthesis in four days intervals

وزن هزار دانه شاهد کمتر از سایر تیمارهای مورد بررسی بود (جدول ۳). هر یک از تیمارهای تنظیم کننده رشد باعث افزایش وزن هزار دانه شدند. مصرف تیمار CK در مرحله اول و ABA در مرحله دوم رشد دانه باعث شکل گیری بیشترین تعداد دانه در خوش شدند. در این آزمایش مصرف خارجی CK در مرحله اولیه رشد دانه، احتمالاً از طریق تحریک تقسیم سلولی (Roitsch and Ehneb, 2000) و به تعویق انداختن پیری گیاه و افزایش ظرفیت فتوستزی (Xie et al., 2004) و در مرحله دوم رشد دانه از طریق به تعویق انداختن پیری (Yang et al., 2002) و افزایش دوره فعال رشد دانه (Yang et al., 2002) موجب افزایش وزن دانه ها شده است. در حالیکه مصرف خارجی ABA در مرحله اول و دوم رشد دانه از طریق تحریک پیری و افزایش میزان انتقال مجدد ترکیبات ذخیره ای از منبع های ثانویه خصوصاً ساقه ها به دانه های در حال رشد موجب افزایش وزن هزار دانه نسبت به شرایط شاهد شد.

تجزیه واریانس اثرات مصرف خارجی تنظیم کننده های رشد بر برحی خصوصیات فیزیولوژیکی منبع و مخزن ارقام گندم در جدول ۴ ارائه شده است. نتیجه مقایسات میانگین در شکل ۱b و ۱a نشان می دهنند که CK در هر دو مرحله پاشش، باعث افزایش مقادیر نسبی کلروفیل a و b در مقایسه با دیگر تیمارها شد و در حالیکه مصرف ABA در هر دو مرحله از رشد دانه باعث کاهش مقادیر نسبی آن ها شد. ژنوتیپ زاگرس تحت تیمارهای تنظیم کننده رشد موردن بررسی به جز زمانیکه در مرحله دوم رشد دانه ABA مصرف شد، همواره کلروفیل a بیشتری در مقایسه با رقم مرودشت داشت. رقم زاگرس در تیمارهای مختلف همواره میزان فتوستزی در واحد سطح بیشتری نسبت به رقم مرودشت داشت و CK همانطور که باعث افزایش معنی دار مقادیر کلروفیل a و b در مرحله اول و دوم رشد دانه شد، سرعت فتوستزی و هدایت روزنه ای رانیز در این مراحل به طور معنی داری افزایش داد. ABA سرعت فتوستزی و هدایت روزنه ای را

عملکرد زیست توده نسبت به شرایط عدم تنش رطوبتی گردید (Yang et al., 2001; Yang et al., 2002; Yang et al., 2003). کاهش معنی دار عملکرد زیست توده در تیمار ABA و افزایش عملکرد زیست توده و دانه به وسیله مصرف CK در مرحله اول رشد دانه به خوبی نشان دهنده اثرات ناهماسازی این دو تنظیم کننده رشد بر روی فرایندهای رشدی می باشد (Xie et al., 2004; Yang et al., 2002) مصرف خارجی ABA اثرات چند گانه ای بر گیاه دارد. به طور مثال با بستن روزنه های گیاه باعث کاهش فتوستز جاری گیاه می شود یا از طریق افزایش مقدار اتیلن یا افزایش حساسیت داخلی گیاه به این تنظیم کننده رشد باعث تحریک پیری گیاه می شود (Yang et al., 2003). مدارک موجود نشان می دهنند که در بین تنظیم کننده های رشد اصلی اتیلن و CK تنظیم کننده های پیری در گیاه می باشند (Smart, 1994). نتایج تحقیقات وینگلر و همکاران (Wingler et al., 1995) نشان داد که CK، تخریب کلروفیل و آنزیم های موثر در زنجیره فتوستزی را به تأخیر می اندازد. تیمار ABA در مرحله اول و دوم رشد دانه بالاترین شاخص برداشت را در پی داشت (جدول ۳). ABA علی رغم کاهش رشد گیاه، احتمالاً با تسريع انتقال مجدد مواد ذخیره ای از منبع های ثانویه خصوصاً ساقه ها به دانه های در حال رشد باعث افزایش شاخص برداشت در مقایسه با دیگر تیمارها می شود. یانگ و همکاران (Yang et al., 2001; Yang et al., 2002; Yang et al., 2003) نیز گزارش کردند که علی رغم تسريع پدیده پیری، انتقال مجدد مواد ذخیره ای از منبع های ثانویه به دانه های در حال رشد بوسیله ABA افزایش می یابد. احتمالاً تسريع پدیده پیری در طول دوره پرشدن دانه پیش نیاز تسريع انتقال مجدد از منبع های ثانویه مانند ساقه ها و برگ ها به دانه های در حال رشد به حساب می آید (Yang et al., 2003; Zhang et al., 2005).

جدول ۴- تجزیه واریانس اثر محلول پاشی تنظیم کننده های رشد بر برخی خصوصیات فیزیولوژیکی منع و مخزن در دو رقم گندم (مرودشت و زاگرس)

Table 4. Analysis of variance for effect of exogenous application of plant growth regulators on some physiological characteristics of source and sink in two wheat varieties (Marvdasht, Zagros)

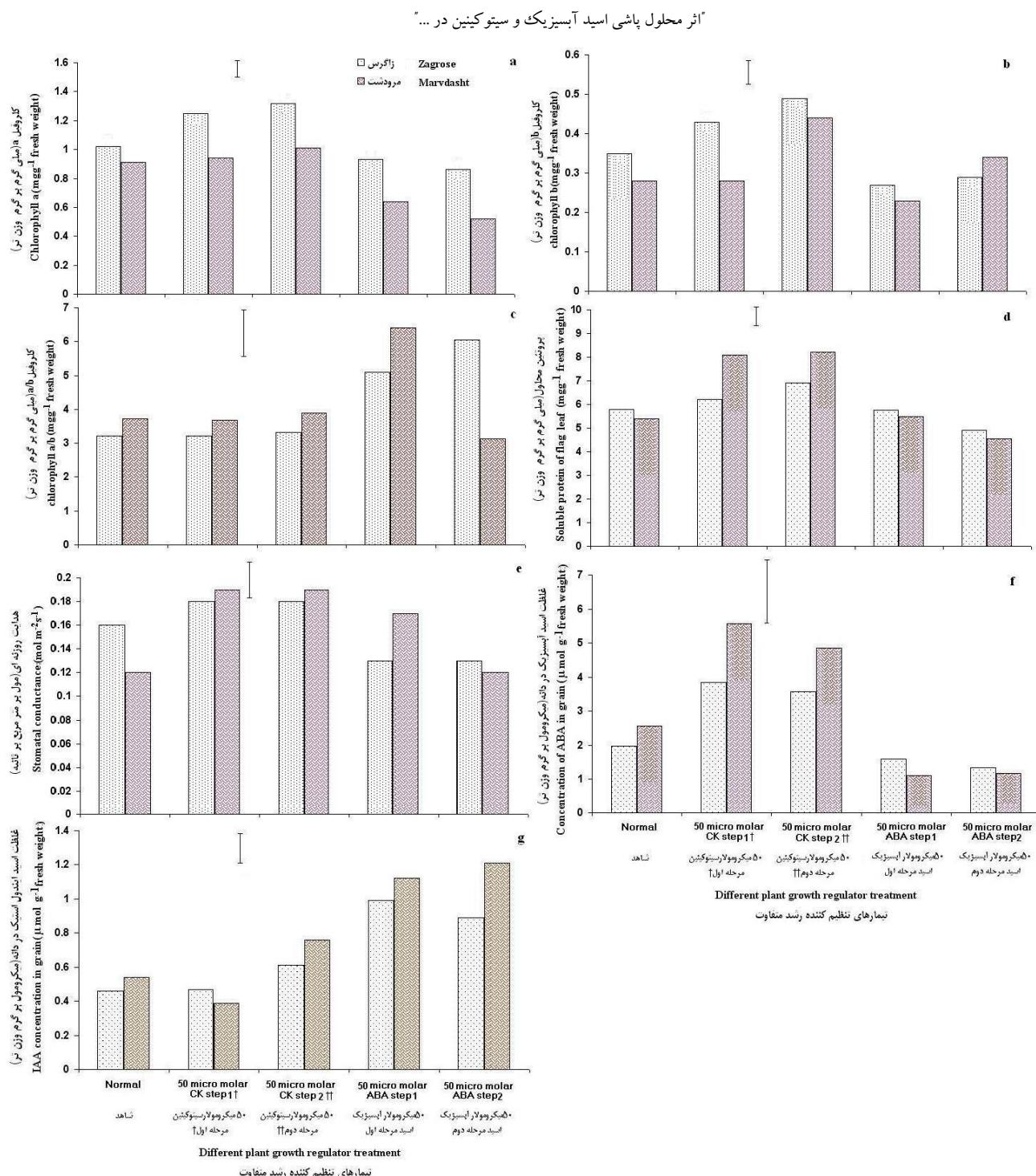
S.O.V.	منابع تغییرات	درجه آزادی	df	میانگین مربوط							
				کلروفیل a	کلروفیل b	نسبت کلروفیل a/b	پروتئین محلول	برگ پرچم	فتوسنتز برگ	هدایت روزنامای برگ پرچم	IAA
				Chlorophyll a	Chlorophyll b		Flag leaf soluble	Flag leaf photosynthesis protein	Flag leaf stomatal conductance	ABA	
Block	بلوک	2	0.01 ^{ns}	0.001 ^{ns}	14.76 ^{ns}	0.83 ^{ns}	3.34 ^{ns}	0.02**	10.12*	0.46 ^{ns}	
Plant Growth Regulators (PGR)	تنظیم کننده رشد	4	1.48**	0.22**	65.34**	50.78**	109.1**	0.02**	86.96**	3.14**	
Error (a)	خطای (a)	8	0.02	0.02	8.64	1.27	3.11	0.0001	5.15	0.27	
Genotype (G)	ذنویپ	1	3.37**	0.12**	80.88**	7.97*	44.96**	0.0001 ^{ns}	21.97**	0.65 ^{ns}	
Sampeling (S)	مرحله نمونه گیری	5	14.90**	3.68**	70.60**	637.1**	20.04**	0.18**	6.53*	0.19 ^{ns}	
G × PGR	ذنویپ × تنظیم کننده رشد	4	0.07*	0.05**	438**	10.39**	4.57 ^{ns}	0.0005 ^{ns}	199.9**	13.97**	
PGR × S	تنظیم کننده رشد × مرحله نمونه گیری	20	0.24**	0.09**	68.78**	6.98**	8.38*	0.009**	12.24**	0.84**	
G × S	ذنویپ × مرحله نمونه گیری	5	1.85**	0.14**	65.72**	3.31*	48.99**	0.02**	3.65 ^{ns}	0.35 ^{ns}	
G × PGR × S	ذنویپ × تنظیم کننده رشد × مرحله نمونه گیری	20	0.18**	0.04**	76.17**	3.92**	6.30 ^{ns}	0.002 ^{ns}	1.78 ^{ns}	0.67*	
Error(b)	خطای b	110	0.26	0.01	5.61	1.42	4.59	0.002	1.74	0.32	
(C.V.)	ضریب تغییرات		17.32	25.28	26.42	19.45	14.90	31.24	26.79	25.64	

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

* و **: به ترتیب معنی دار در سطح احتمال ۵٪ و ۱٪.

ns: Non-significant

ns: غیر معنی دار



شکل ۱- اثر متقابل تنظیم کننده های رشد و ژنو تیپ بر روی برخی خصوصیات فیزیولوژیکی در سطح منبع و مخزن در دو ژنو تیپ گندم (مرودشت و زاگرس).

† مرحله اول: مصرف CK و ABA از دو روز بعد از گرده افشاری به مدت چهار روز متوالی.

‡ مرحله دوم: مصرف CK و ABA از ۱۳ روز بعد از گرده افشاری به مدت چهار روز متوالی

Fig. 1. Interaction between plant growth regulators and genotypes on some physiological characteristics at source and sink levels in two bread wheat genotypes (Marvdasht , Zagros).

† Stage one: application of ABA and CK two days after anthesis in four days intervals.

‡ Stage two: application of ABA and CK, 13 days after anthesis in four days intervals

گذاشته و در نهایت سرعت و پایداری فتوستتر در واحد زمان را بالا برده است.

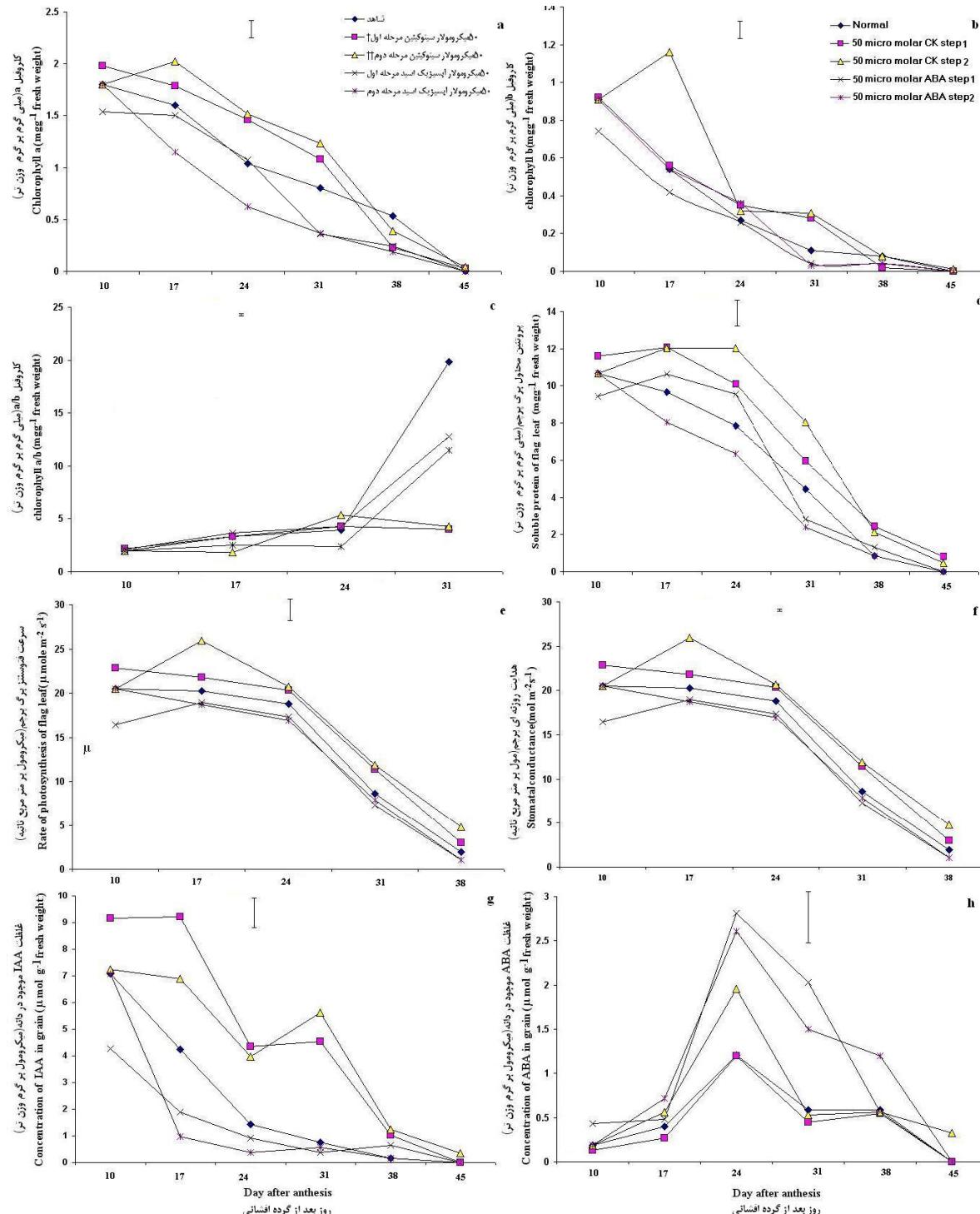
پروتئین‌های محلول برگ پرچم در ژنوتیپ‌های مورد بررسی در مراحل مختلف رشد دانه و پایداری آن‌ها در واحد زمان در تیمارهای CK افزایش یافتند. مصرف ABA نیز در هر دو مرحله رشد دانه باعث کاهش مقدار و پایداری پروتئین‌های محلول در طول دوره نمونه‌گیری شد (شکل‌های ۱d و ۲d). مصرف خارجی ABA در مرحله اول رشد دانه باعث کاهش شدید پروتئین‌های محلول موجود در برگ‌های پرچم ارقام مورد بررسی گردید، در ادامه به طور نسبی مقادیر از دست رفته جبران شد، اما این اثر برای مدت کوتاهی بود و در نهایت پایداری پروتئین‌های محلول در واحد زمان کاهش یافت. محلول‌پاشی CK در هر دو مرحله با افزایش میزان فتوستتر در واحد سطح سبز برگ پرچم و هدایت روزنه‌ای همراه بود ولی مصرف ABA در هر دو زمان محلول‌پاشی میزان فتوستتر در واحد سطح سبز برگ پرچم و هدایت روزنه‌ای را کاهش داد (شکل ۲e و ۲f).

غلظت IAA در دانه‌های در حال رشد در تمامی تیمارهای مورد بررسی در مرحله اول نمونه‌گیری بیشترین مقدار بود (شکل ۲g)، که موافق با یافته‌های یانگ و همکاران (Yang *et al.*, 2001; Yang *et al.*, 2002; Yang *et al.*, 2003) است. آن‌ها گزارش کردند که IAA بیشترین غلظت خود را در مرحله اولیه رشد دانه دارد. احتمالاً این تنظیم کننده رشد در تقسیم سلولی با CK بصورت همسازی عمل می‌کند و بدین وسیله ممکن است نقش کلیدی همانند CK در تسريع تقسیم سلولی و شکل‌گیری اندازه مخزن داشته باشد. در بین تیمارهای مورد بررسی محلول‌پاشی CK در اولین مرحله رشد دانه بیشترین تأثیر مثبت را بر غلظت IAA گذاشت، درحالیکه تنظیم کننده رشد ABA در هر دو مرحله بشدت از میزان IAA دانه کاست (شکل ۲g). محلول‌پاشی ABA در مرحله اول رشد دانه از طریق

کاهش داد (شکل ۱e). یانگ و همکاران (Zhang *et al.*, 2005) و زی و همکاران (Xie *et al.*, 2004) نیز در همین ارتباط مشاهده کردند که مصرف ABA در طول دوره رشد دانه در گندم میزان کلروفیل و فتوستتر را کاهش می‌دهد اما محلول‌پاشی CK باعث افزایش مقادیر نسبی آن‌ها می‌شود. چنین نتایجی به سادگی نشان می‌دهد که ABA و CK در کنترل پدیده پیری در گندم نقش داشته و در این ارتباط با هم برهمنکش متقابل دارند. غلظت IAA در شرایط شاهد در دانه‌های رقم مرونشت بیشتر از رقم زاگرس بود. مصرف خارجی CK مقدار دانه‌های هر دو رقم را به طور معنی داری افزایش داد اما مقدار افزایش در رقم مرونشت بیشتر از رقم زاگرس بود. باعث کاهش غلظت IAA در بذور هر دو ژنوتیپ شد ولی مقدار کاهش غلظت در رقم مرونشت بیشتر بود (شکل ۱g).

بررسی اثرات متقابل بین تنظیم کننده‌های رشد و مرحله نمونه‌گیری (شکل b و ۲a) نشان داد که CK در هر دو مرحله محلول‌پاشی علاوه بر افزایش نسبی آن‌ها نیز کلروفیل و b موجب افزایش پایداری نسبی آن‌ها نیز شده است. این روند باعث گردید همانند آنچه که در a/b مورد دیگر تیمارها نیز دیده شد، نسبت کلروفیل افزایش پیدا کند (شکل ۲c). تیمار ارقام مورد بررسی در هر دو مرحله رشد دانه با ABA علاوه بر اینکه باعث کاهش معنی‌دار مقادیر کلروفیل a و b نسبت به شاهد شد، پایداری آن‌ها را نیز کاهش داد به نحوی که ۳۸ روز بعد از گلدهی میزان کلروفیل a و b تحت تیمارهای ABA در کمترین حد خود بود (شکل b و ۲a). با توجه به تأثیر مثبت و معنی‌دار CK بر روی پارامترهای فتوستتری در این بررسی احتمالاً این تنظیم کننده رشد همانطور که نتایج حاصله از بررسی‌های سینکوا و همکاران (Synkova, 1997) و وینگلر و همکاران (Wingler, 1998) نشان داده‌اند، به صورت مستقیم بر روی پارامترهای فتوستتری مانند کلروفیل و سنتز پروتئین و پایداری آن‌ها و همچنین فعالیت‌های آنزیمی تأثیر

"اثر محلول پاشی اسید آبسیزیک و سیتوکینین در ..."



شکل ۲- اثر متقابل تنظیم کننده های رشد و مرحله نمونه گیری بر روی خصوصیات فیزیولوژیکی در سطح مبداء و مقصد در دو ژنتیپ گندم (مرودشت و زاگرس).

† مرحله اول: مصرف CK و ABA از دو روز بعد از گرده افشاری به مدت چهار روز متوالی،

‡ مرحله دوم: مصرف CK و ABA از ۱۳ روز بعد از گرده افشاری به مدت چهار روز متوالی

Fig. 2. Mean comparison interaction between plant growth regulators and sampling stage on some physiological characteristic at sink and source levels on two wheat varieties (Marvdasht, Zagros).

† Stage one: application of ABA and CK, two days after anthesis in four days intervals.

‡ Stage two: application of ABA and CK, 13 days after anthesis in four days intervals

نمودند که در تنفس خشکی، غلظت ABA در درون بذور افزایش می‌یابد و نشان دادند که مصرف خارجی ABA غلظت این تنظیم کننده رشد را به طور مصنوعی در بذور همانند آنچه در شرایط تنفس خشکی در بذور رخ می‌دهد، بالا می‌برد. در چنین شرایطی مصرف خارجی ABA، غلظت IAA را که یک تنظیم کننده رشد کلیدی در شکل گیری قدرت مخزن است، در ژنتیپ مرودشت باشد تیشتری نسبت به رقم زاگرس کاهش داد.

حداکثر غلظت ABA همزمان با مرحله پرشدن دانه در سومین مرحله از نمونه‌گیری مشاهده شد (شکل ۲h). در این زمان، محلول پاشی CK سبب شد که غلظت ABA به کمترین مقدار خود نسبت به سایر تیمارها برسد، در حالیکه محلول پاشی ABA سبب شده میزان ABA دانه‌ها به حداقل خود در بین تمام تیمارها برسد. این نتایج به وضوح اثر ناهمسانزی موجود بین ABA و CK را نشان می‌دهد که قبلاً نیز به وسیله دیگر محققین از جمله پاسپیسلوا و همکاران (Pospislova *et al.*, 2005) و زای و همکاران (Xie *et al.*, 2005) نیز گزارش شده است.

با توجه به نتایج به دست آمده در بین تیمارهای اعمال شده محلول پاشی CK در مرحله اول رشد دانه (تقسیم سلولی) بهترین نتیجه را در شکل گیری عملکرد اقتصادی داشت. CK از طریق تاثیر مثبت بر تقسیم سلولی در سطح مخزن فیزیولوژیک (Yang *et al.*, 2003; Roitsch and Ehneb, 2000; Zhang *et al.*, 2005) پتانسیل اندازه مخزن فیزیولوژیک را افزایش داد و با افزایش ظرفیت فتوستزی از طریق تأثیر مثبت بر اجزاء فتوستزی مانند کلروفیل (شکل a و b) و پروتئین محلول (شکل ۲d) و افزایش غلظت IAA (شکل ۱g) در مرحله اولیه رشد و کاهش غلظت ABA، موجب افزایش وزن هزار دانه و تعداد دانه در سنبله شده و در نتیجه عملکرد در واحد سطح را به طور معنی‌داری افزایش داد (جدول ۳). افزایش غلظت ABA مصرف (شکل ۱f) در مرحله اول رشد دانه از طریق تأثیر منفی بر CK

تأثیر منفی بر غلظت هورمون IAA (و احتمالاً CK) موجب کاهش عملکرد دانه گندم شده است. این نوع واکنش به این خاطر است که تنظیم کننده‌های رشد CK و IAA در تقسیم سلولی دانه‌های در حال رشد در مرحله اولیه رشد دانه نقش کلیدی ایفا می‌کنند.

محلول پاشی CK در مرحله اول رشد دانه گندم میزان پروتئین محلول برگ پرچم را بطور معنی‌داری افزایش داد، ولی میزان افزایش پروتئین محلول برگ پرچم در رقم مرودشت بیشتر از رقم زاگرس بود. ABA در هر دو مرحله باعث کاهش میزان پروتئین محلول برگ پرچم شد و میزان کاهش در هر دو ژنتیپ تحت این تیمار یکسان بود (شکل ۲d). محلول پاشی ABA در هر دو مرحله رشد دانه میزان تنظیم کننده رشد ABA را در دانه‌های در حال رشد افزایش داد. رقم مرودشت در این شرایط میزان ABA داخلی بیشتری نسبت به رقم زاگرس داشت (شکل ۲f). مصرف تنظیم کننده رشد CK بر روی ژنتیپ مرودشت در مرحله اول باعث کاهش میزان غلظت ABA داخلی دانه‌ها شد، ولی در مرحله دوم مصرف CK چنین اثر کاهش را ایجاد نکرد (شکل ۲g).

با توجه به این نکته که در شرایط عادی غلظت ABA در دانه‌های در حال رشد در مرحله دوم رشد به شدت Zhang *et al.*, 2005; Yang *et al.*, 2003 (Wnag and Zhang, 2006) طریق کندکردن روند افزایش غلظت ABA تأثیر خود را بر وزن دانه‌ها گذاشته باشد و در صورت عدم محلول پاشی CK در این زمان، غلظت ABA بیشتر از این مقدار می‌شد. در این شرایط احتمالاً بین دوره خطی پرشدن دانه بعد از مرحله تقسیم سلولی و افزایش غلظت ABA رابطه مثبتی وجود داشته باشد.

تیمار خارجی ABA در مرحله اول رشد دانه (شکل ۲h) غلظت این تنظیم کننده رشد را در این مرحله از رشد دانه نسبت به بقیه تیمارها افزایش داد. افزایش غلظت ABA تحت این تیمار با کاهش غلظت IAA همراه بود. یانگ و همکاران (Yang *et al.*, 2003) اعلام

ذخیره‌ای از منبع‌های ثانویه مانند برگ‌ها و ساقه‌ها به
دانه‌های در حال رشد عملکرد دانه را نسبت به شرایط
شاهد افزایش داد.

IAA باعث کاهش تعداد دانه در
سنبله شد (جدول ۳) ولی مصرف ABA در مرحله دوم
رشد دانه احتمالاً از طریق تحریک انتقال مجدد مواد

References

- تحت تنفس رطوبت در مراحل مختلف قبل و بعد از گردهافشانی در شرایط مزرعه‌ای. مجله پژوهش‌های زراعی ایران ۲۱۶: ۲۰۵-۲۱۶.
- مطالعه همبستگی و تجزیه عملکرد پروتئین دانه و صفات وابسته به آن در ژنوتیپ‌های گندم بهاره در شرایط مطلوب و تنفس خشکی بعد از گرده افشانی. مجله علوم کشاورزی ۱۳: ۱-۱۱.

- Arnon, D. I. 1949.** Copper enzymes in isolated chloroplasts: polyphenol-oxidase in *Beta Vulgaris*. Plant physiol. 24: 1-15.
- Ashraf, M. Y., A. R. Azmi, A. H. Khan and S. A. Ala. 1994.** Effect of water stress on total phenols, peroxidase activity and chlorophyll content in wheat. Acta Physiol. Planta. 16: 185-190.
- Badenoch-Jones, J., C. W. Parker, D. S. Latham and S. Singh. 1996.** Effect of cytokinins supplied via the xylem at multiples of endogenous concentrations on transpiration and senescence in derooted seedlings of oat and wheat plant. Plant Cell Env. 19: 504-516.
- Borisjuk, L., S. Walenta, H. Rolletschek, W. Mueller-Klieser, U. Wobus and H. Weber. 2000.** Spatial analysis of plant metabolism: sucrose imaging within *Vicia faba* cotyledons reveals specific developmental patterns. Plant J. 29: 521-530.
- Bradford, M. M. 1976.** A rapid and sensitive method for the quantification of microgram quantities of protein utilizing the principle of protein dye bonding. Analytical Biochem. 72: 248-254.
- Bremer, M. L. and N. Cheikh. 1995.** The role of hormones in photosynthate partitioning and seed filling. In: Davies P.J. (eds.), Plant Hormones. Kluwer Academic Publishers, the Netherlands, pp. 649-670.
- Duggan, B. L., D. R. Domitruk and D. B. Fowler. 2000.** Yield component variation in winter wheat grown under drought stress. Can. J. Plant Sci. 80: 739-745.
- Hortenstainer, S. and U. Feller. 2002.** Nitrogen metabolism and remobilization during senescence. Exp. Bot. 370: 927-937.
- Kelen, M., E. Cubukdem-Iralay, S. Sen and G. Ozkan. 2004.** Separation of abscisic acid, indole-3-acetic acid, gibberellic acid in 99R (*Vitis berlandieri* x *Vitis rupestris*) and rose Oil (*Rosa damascena* Mill.) by reversed phase liquid chromatography. Turk. J. Chem. 28: 603-610.
- Koch, K. 2004.** Sucrose metabolism: regulatory mechanisms and pivotal roles in sugar sensing and plant development. Current Opinion. Plant Biol. 7: 235-246.
- Kumar, B., D. M. Pandey, C. L. Goswami and S. Jain. 2001.** Effect of growth regulators on photosynthesis, transpiration, and related parameters in water stressed cotton. Biologia Planta. 44: 475-478.

- Lenoble, M. E., W. G. Spollen and R. E. Sharp.** 2004. Maintenance of shoot growth by endogenous ABA: genetic assessment of the involvement of ethylene suppression. *J. Exp. Bot.* 55: 237-254.
- Nooden, L. D.** 1988. Abscisic acid, auxin, and other regulators of senescence. In: Nooden L. and Leopold A. (eds), *Senescence and Aging in Plants*. Academic Press, San Diego, pp. 329-368.
- Olsen, O. A., R. H. Potter and R. Kalla.** 1992. Histodifferentiation and molecular biology of developing cereal endosperm. *Seed Sci. Res.* 2: 117-131.
- Pospisilova, J., M. Vagner, J. Malbeck, A. Travnickova and P. Batkova.** 2005. Interactions between abscisic acid and cytokinin during water stress and subsequent rehydration. *Biologia Plant.* 49: 533-540.
- Roitsch, T. and R. Ehneb.** 2000. Regulation of source/sink relations by Cytokinins. *Plant Growth Regulators.* 32: 359-367.
- Smart, C. M.** 1994. Gene expression during leaf senescence. *Transley Review New Phytologist* 126: 419-448.
- Synkova, H., N. Wilhelmova, Z. Sestak and J. Pospisilova.** 1997. Photosynthesis in transgenic plants with elevated cytokinin contents. In: Pessarakli M(ed): *Handbook of photosynthesis*. pp 541-552. Mercel Dekker, New York Basel-Hong Kong.
- Weber, H., U. Heim, S. Golombek, L. Borisjuk and U. Wobus.** 1998. Assimilate uptake and the regulation of seed development .*Seed Sci. Res.* 8: 331-345.
- Wingler, A., A. Schahewen, C. L. Richard, J. Peter and WL. Paul-Quic.** 1998. Regulation of leaf senescence by cytokinin, sugars and light. *Plant Physiol.* 116: 329-335.
- Wnag, F., F. Cheng and G. Zhang.** 2006. The relationship between grain filling and hormone content as affected by genotype and source-sink relation. *Plant Growth Regul.* 49: 1-8.
- Xie, Z., D. Jiang, T. Dai and W. Cao.** 2004. Effect of exogenous ABA and cytokinin on leaf photosynthesis and grain protein accumulation in wheat ears cultured in vitro. *Plant Growth Regul.* 44: 25-32.
- Yang, J., J. Zhang, Z. Wang and Q. Zhu.** 2003. Hormones in the grains in relation to sink strength and postanthesis development of spikelets in rice. *Plant Growth Regul.* 41: 185-195.
- Yang, J., J. Zhang, Z. Wang, Q. Zhu and L. Liu.** 2002. Abscisic acid and cytokinins in the root exudates and leaves and their relationship to senescence and remobilization of carbon reserves in rice subjected to water stress during grain filling. *Planta* 215: 645-652.
- Yang, J., J. Zhang, Z. Wang, Q. Zhu and W. Wang.** 2001. Hormonal changes in the grains of rice subjected to water stress during grain gilling. *Plant Physiol.* 127: 315-323.
- Zhang, X., T. Wang and C. Li.** 2005. Different responses of two contrasting wheat genotypes to abscisic acid application. *Biologia Plant.* 49: 613-616.

Effect of exogenous application of ABA and CK at different stages of grain development on some physiological aspects of source and sink relationship in two bread wheat cultivars

Saeidi¹, M. F. Moradi², A. Ahmadi³, K. Poostini⁴ and G. Najafian⁵

ABSTRACT

Saeidi, M., F. Moradi, A. Ahmadi, K. Poostini and G. Najafian. 2006. Effect of exogenous application of ABA and CK at different stages of grain development on some physiological aspects of source and sink relationship in two bread wheat cultivars. Iranian Journal of Crop Sciences. Vol. 8, No. 3, pp 268-282.

Plant growth regulators are the most important internal regulatory agents that adjust plant growth and development in relationship to genetic and environmental conditions. Among the plant growth regulators, cytokinins (CK) and abscisic acid (ABA) not only regulating the process of senescence and remobilization, but also have major roles on formation of sink and source strength and capacity. This study carried out to determine effect of exogenous application of CK and ABA (50 μ M) on some physiological aspects of source and sink strength of two wheat cultivars (Marvdash, Zagros), using a split plot arrangement based on Randomized Complete Block Design (RCBD) with three replications, in experimental field of the university of Tehran, in 2005-2006 growing season. Results showed that when these plant growth regulators applied at different stages of grain growth including cell division (CD) and grain filling (GF), grain yield, biomass, harvest index (HI), 1000 grain weight and grain no. spike⁻¹, significantly changed. Application of CK at CD stage, led to higher grain yield, biomass and grain no. spike⁻¹. However, ABA at GF stage and CK at CD stage increased HI and significantly affected soluble proteins, chlorophyll content, photosynthesis rate, stomatal conductance and ABA and CK concentrations in flag leaves. In contrary, exogenous application of ABA increased ABA concentration of developing grains, while had inverse effect on IAA of the same grains. It can be concluded that exogenous application of CK at cell division stage in grain growth phase may significantly improve biomass and grain yield.

Key words: Bread wheat, Cytokinin, Abscisic acid (ABA), Indol acetic acid (IAA), Soluble protein, Photosynthesis.

Received: July, 2006

1- Ph. D. student, Faculty of Agriculture, The University of Tehran, Karaj, Iran.

2- Assistant Prof., Agricultural Biotechnology Research Institute Karaj, Iran. (Corresponding author)

3- Associated Prof., Faculty of Agriculture, The University of Tehran, Karaj, Iran.

4- Professor, Faculty of Agriculture, The University of Tehran, Karaj, Iran.

5- Assistant Prof., Seed and Plant Improvement, Karaj, Iran.