

بررسی تأثیر زمان و مقادیر محلول پاشی مтанول بر عملکرد کمی و کیفی توتون گرم خانه‌ای رقم کوکر ۳۴۷ در منطقه احمد گوراب رشت

*کاوه سبکرو فومنی^۱، محمدنقوی صفرزاده^۲، جهانفر دانشیان^۳

مهدى رنجبر چوبه^۱ و کامیار سبکرو فومنی^۱

^۱کارشناس ارشد گروه زراعت، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد رشت، استادیار دانشکده کشاورزی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد رشت، دانشیار مؤسسه تهیه و اصلاح نهال و بذر کرج، مؤسسه تحقیقات توتون رشت

تاریخ دریافت: ۸۹/۸/۱۰؛ تاریخ پذیرش: ۹۰/۷/۱۸

چکیده

بهمنظور بررسی اثر مтанول بر رشد و عملکرد گیاه توتون ویرجینیا رقم کوکر ۳۴۷ آزمایشی در سال زراعی ۱۳۸۷-۸۸ بهصورت آزمایش فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۴ تکرار به اجرا در آمد. فاکتور اول زمان مصرف مтанول در ۳ سطح (شامل محلول پاشی در صبح (ساعت ۸-۱۰) (T_۱) و ظهر (ساعت ۱۲-۱۴) (T_۲) و غروب (ساعت ۱۷-۱۹) (T_۳)) و فاکتور دوم مقدار مصرف مтанول در ۶ سطح (شامل مقادیر مصرف ۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰، ۴۰ و ۵۰ درصد حجمی مтанول) بود. محلول پاشی مтанول ۳ بار در طی فصل رشد بهترتب در مراحل آغاز رشد سریع نشاید، آغاز غنچه‌دهی و ۳۰ روز پس از غنچه‌دهی بوته‌های توتون انجام گرفت. محصول توتون در سه چین برداشت شد. نتایج بهدست آمده از تجزیه واریانس نشان داد که اثر متقابل دو فاکتور بر مقدار نیتروژن، مقدار فسفر، مقدار پتاسیم و محتوی نسبی آب برگ (RWC) معنی دار شدند. عرض برگ در تیمار مقادیر مختلف محلول پاشی مтанول در سطح ۵ درصد معنی دار شد و طول برگ در تیمار مقدار محلول پاشی مтанول در سطح ۱ درصد معنی دار شد. اما قطر ساقه و عملکرد وزن تر برگ معنی دار نشدند. به طورکلی و با توجه به نتایج بهدست آمده می‌توان نتیجه گرفت که مтанول عملکرد کمی را چندان تحت تأثیر قرار نمی‌دهد اما عملکرد کیفی (نیتروژن، فسفر و پتاسیم) را بهبود می‌بخشد.

واژه‌های کلیدی: مтанول، رشد و عملکرد، توتون

*مسئول مکاتبه: sabokrow@yahoo.com

مقدمه

بهبود عملکرد گیاهان زراعی به پژوهش‌های پایه‌ای درباره فرایندهای بیولوژیکی که تولید گیاهان زراعی را محدود می‌سازند نیازمند است. این فرایندها شامل بهبود کارایی فتوستزی، ثبیت بیولوژیکی، اصلاح ژنتیکی بر پایه رهیافت‌های سنتی، تکنیک‌های مولکولی جدید، بهبود مقاومت برای رقابت با تنفس‌های محیطی و... می‌باشد. افزایش عملکرد گیاه از طریق افزایش سطح زیر کشت، افزایش عملکرد در واحد سطح و افزایش تعداد دفعه‌های کشت در هر سال و استفاده از گیاه پرمحصول بهجای کممحصول بهدست می‌آید. افزایش عملکرد در واحد سطح یکی از عواملی است که توجه محققان را به خود جلب کرده است. یکی از راه‌های رسیدن به عملکرد زیاد افزایش ماده خشک است زیرا بیش از ۹۰ درصد ماده خشک گیاه از طریق آسمیلاسیون CO_2 در طول مرحله فتوستز بهدست می‌آید (نونومورا و بنسون، ۱۹۹۲). در گیاهان سه‌کربنی ماده خشک تولید شده در واحد سطح به‌وسیله مقدار فتوستز ناخالص، تنفس نوری و تنفس تاریکی تعیین می‌شود. فتوستز خالص بهدست آمده از فرایند جذب CO_2 که فتوستز ناخالص می‌باشد و دفع CO_2 که تنفس نوری و تاریکی می‌باشد، است. بنابراین راه‌هایی که موجب افزایش فتوستز گیاه گردد باعث افزایش عملکرد گیاه نیز می‌گردد. علت انجام تنفس نوری مربوط به کارکرد آنزیم روبیسکو است (مخدوم و همکاران، ۲۰۰۲). یکی از مهم‌ترین خصوصیات آنزیم روبیسکو این است که نه تنها ریبولوز ۱،۶-بی‌فسفات را کربوکسیله می‌کند بلکه آن را اکسید نیز می‌کند. اکسیداسیون نیز منجر به انجام تنفس نوری در گیاه می‌شود. از آنجایی که تنفس نوری باعث اتلاف CO_2 از سلول‌ها می‌شود و فتوستز و تنفس نوری در خلاف جهت یکدیگر عمل می‌کنند بنابراین رقابت بین واکنش‌های کربوکسیلاسیون و اکسیداز در گیاه باعث کاهش کارایی فتوستزی می‌شود (فاور و گریک، ۱۹۹۶). گیاهان سه‌کربنی مقدار قابل توجهی از مواد بهدست آمده از فتوستز خود را در طی چند ثانیه پس از ثبیت دی‌اکسیدکربن به صورت CO_2 از دست می‌دهند. این فرایند آزادسازی CO_2 وابسته به نور است. اگر گیاهان سه‌کربنی در شرایطی قرار گیرند که از تنفس نوری آن‌ها جلوگیری شود یا مقدار تنفس نوری کاهش یابد مقدار رشد این گیاهان ۲۰-۳۰ درصد افزایش خواهد یافت (فیبرت و همکاران، ۱۹۹۵). تنفس نوری منجر به کاهش توان فتوستزی در اندام‌های گیاه توتون شده و به این ترتیب عملکرد ماده خشک کاهش می‌یابد. متأنول یکی از موادی است که ثبیت CO_2 را در گیاهان سه‌کربنی افزایش می‌دهد. همچنین به عنوان یک منبع غنی کربن می‌تواند در شرایطی که تنفس نوری در گیاه به مقدار زیادی در حال انجام است با افزایش غلظت

CO₂ در داخل گیاه و با بالا بردن راندمان فتوستترزی، بخشی از تلفات کربن ثبت شده توسط فتوستتر را جبران کند. مтанول از طریق دمتیلاسیون پکتین در دیواره سلولی تولید می‌شود (نونومورا و بنسون، ۱۹۹۲؛ فال و بنسون، ۱۹۹۶؛ گالبالی و کریستین، ۲۰۰۲). مтанول تولید قند و آمینواسیدها را در داخل گیاه سرعت می‌بخشد. اولین بار اثر مثبت محلول پاشی مтанول بر روی گیاه ماش گزارش شد (باتاچاریا و همکاران، ۱۹۸۵). در گندم دوروم تیمار با مтанول باعث ۲ برابر شدن عملکرد شد (نونومورا و بنسون، ۱۹۹۲). در گیاه جو نیز باعث افزایش رشد رویشی شد (نونومورا و بنسون، ۱۹۹۲). در گیاهانی مانند پنبه، بادام زمینی، سویا و گوجه فرنگی، محلول پاشی مтанول باعث افزایش عملکرد شد (صفرازاده و همکاران، ۲۰۰۷؛ مخدوم و همکاران، ۲۰۰۲؛ دولین و همکاران، ۱۹۹۴). اما در گیاهانی نظیر سیب زمینی، یولاف، کلزا، گندم پاییزه و ذرت، مтанول تأثیر چندانی بر عملکرد نداشت (فاور و گریک، ۱۹۹۶؛ فیرت و همکاران، ۱۹۹۵). به طور کلی بررسی‌های انجام شده نشان می‌دهد که محلول پاشی گیاهان زراعی سه کربنی مтанول باعث افزایش آن‌ها می‌شود. مтанول در گیاهان سه کربنی در افزایش عملکرد، یکنواختی رسیدگی، کاهش اثر تنفس خشکی و کم کردن نیاز آبی گیاه مؤثر است (نونومورا و بنسون، ۱۹۹۲). تأثیر مtanول بر روی گیاه توتون خیلی کم مورد مطالعه قرار گرفته است. هدف از انجام این پژوهش بررسی تأثیر مtanول بر عملکرد کمی و کیفی گیاه توتون بود.

مواد و روش‌ها

این پژوهش در مرکز تحقیقات توتون رشت به مرحله اجرا در آمد. در این پژوهش از آزمایش فاکتوریل در قالب طرح پایه بلوک‌های کامل تصادفی در ۴ تکرار استفاده شد. فاکتور اول زمان مصرف مtanول در ۳ سطح شامل محلول پاشی در صبح (ساعت ۸-۱۰)، محلول پاشی در ظهر (ساعت ۱۲-۱۴) و محلول پاشی در غروب (ساعت ۱۷-۱۹) و فاکتور دوم مقدار مصرف مtanول در ۶ سطح شامل مقادیر مصرف ۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰، ۴۰ و ۵۰ درصد حجمی مtanول بود. به هر یک از این مقادیر مtanول مقدار ۲ گرم در لیتر گلیسین و ۱ میلی گرم در لیتر تتراهیدروفولیت به منظور جلوگیری از سمیت مtanول اضافه شد. همچنین برای بهبود و افزایش چسبندگی محلول‌های مtanول، تؤین ۸۰ به عنوان سورفاکtant و به مقدار ۱ گرم در لیتر استفاده شد. کرت‌ها در ابعاد ۶×۵/۵ متر ایجاد شدند. بین کرت‌های هر تکرار فاصله‌ای به اندازه ۱ متر و بین تکرارها نیز حدود ۵/۲ متر فاصله در نظر گرفته

شد. تعداد ردیف‌های کاشت در هر کرت ۷ ردیف بود. فاصله ردیف‌های کاشت در کرت‌ها ۱۰۰ سانتی‌متر و فاصله بوته‌ها روی ردیف نیز ۵۰ سانتی‌متر بود. پس از تهیه نشاء توتوون در خزانه، نشاء‌ها به زمین اصلی منتقل شدند. کاشت توتوون به صورت مسطح و در شرایط دیم انجام شد و در صورتی که عدد تانسیومتر بالاتر از ۵۰ شد نسبت به آبیاری کرت‌ها اقدام گردید. منبع کود نیتروژن در این طرح نیترات آمونیوم (۴۵ کیلوگرم ازت خالص) بود که حدود ۱۳۵ کیلوگرم در هکتار نیترات آمونیوم استفاده شد. مقدار یک سوم از این کود قبل از کاشت و دو سوم در زمان خاک‌دهی پای بوته‌ها به زمین اضافه شد. خاک محل آزمایش شنی لومی بوده و دارای pH ۵/۳ بود. مقدار نیتروژن خاک ۰/۰۹۶ درصد، و مقدار فسفر و پتاس خاک به ترتیب ۱۱۵ و ۴۰/۶ پی‌پی‌ام بودند. رقم مورد استفاده کوکر ۳۴۷ بود. محلول پاشی در سه مرحله در طی فصل رشد انجام شد. محلول پاشی اول در آغاز رشد سریع نشاء، مرحله دوم آغاز غنچه‌دهی و مرحله سوم ۳۰ روز پس از غنچه‌دهی انجام شد. صفات طول برگ (بر حسب میلی‌متر)، عرض برگ (بر حسب میلی‌متر)، قطر ساقه (به‌وسیله کولیس)، محتوی نسبی آب برگ (RWC)، میزان کلروفیل (به‌وسیله دستگاه کلروفیل‌سنج)، نیتروژن برگ (به روش کجلدا)، فسفر برگ (به روش اولسون)، پتاسیم برگ (به روش فلیم‌فتومتر) و وزن تر برگ (به اندازه‌گیری شدند. داده‌های آزمایش به‌وسیله نرم‌افزار آماری MSTATC مورد آنالیز قرار گرفتند و شکل‌ها به‌وسیله نرم‌افزار Excel 2003 رسم شدند. برای مقایسه میانگین از آزمون LSD در سطح احتمال ۵ درصد استفاده گردید.

نتایج و بحث

تجزیه واریانس صفات طول برگ، عرض برگ، قطر ساقه، مقدار نیتروژن، فسفر و پتاس برگ، محتوی نسبی آب برگ و وزن تر برگ در جدول‌های ۱ و ۲ نشان داده شده است. اثر متقابل مقدار و زمان مصرف مтанول بر مقدار نیتروژن کمربرگ و لچه‌برگ، مقدار فسفر کمربرگ و لچه‌برگ، مقدار پتاسیم کمربرگ و لچه‌برگ، محتوی نسبی آب برگ (RWC) و وزن تر برگ در سطح ۱ درصد معنی‌دار نیست. عرض برگ در تیمار مقادیر مختلف محلول پاشی مtanول در سطح ۵ درصد معنی‌دار نیست. طول برگ در تیمار مقدار محلول پاشی مtanول در سطح ۱ درصد معنی‌دار شد اما قطر ساقه معنی‌دار نشست.

کاوه سبک رو فومنی و همکاران

جدول ۱- تجزیه واریانس طول و عرض برگ، قطر ساقه، محتوی نسبی آب برگ وزن تر برگ.

منبع تغییرات	آزادی	درجه	طول برگ	عرض برگ	قطر ساقه	محتوی نسبی آب برگ	عملکرد وزن تر برگ
بلوک	۳		۲۹/۷۱۱	۷۹/۸۵۰	۹/۲۸۰	۵/۷۳۸	۱۷۷۳۴۶/۵۹
زمان محلول پاشی	۲		۱۲/۴۱۸ ^{ns}	۱/۱۴۳ ^{ns}	۴/۱۳۱ ^{ns}	۸۷/۲۵۵ ^{ns}	۴۵۲۶ ^{ns}
مقدار محلول پاشی	۵		۲۱۳/۵۴۶ ^{**}	۷/۷۹۱*	۱/۷۴۱ ^{ns}	۲۵۵/۵۶ ^{**}	۶۱۴۵۹/۰۶ ^{ns}
زمان × مقدار	۱۰		۱۵/۲۹۹ ^{ns}	۱/۷۵۹ ^{ns}	۴/۰۱۰ ^{ns}	۱۸۳/۸۴۰ ^{**}	۳۸۲۱۵/۰۶ ^{ns}
خطای آزمایشی	۵۱		۲۹/۴۸۴	۳/۳۶۲	۲/۴۷۷	۳۳/۶۱۱	۳۷۵۹۴/۱۲
ضریب تغییرات (درصد)	-		۱۴/۴۴	۸/۰۸	۹/۶۵	۸/۶۳	۱۲/۴۴

جدول ۲- تجزیه واریانس مقدار نیتروژن، فسفر و پتاسیم برگ.

منبع تغییرات	آزادی	درجه	نیتروژن	نیتروژن	فسفر	فسفر	پتاسیم	پتاسیم	پتاسیم	لجه برگ
بلوک	۳		۰/۰۰۵	۰/۰۰۲	۰/۰۷۵	۰/۰۲۰۷	۰/۰۷۷	۰/۰۲۷۳	۰/۰۷۷	لجه برگ
زمان محلول پاشی	۲		۰/۰۱۵**	۰/۰۷۸**	۰/۰۰۷**	۰/۰۱۵**	۰/۱۹۰**	۲/۹۲۲**	۰/۱۹۰**	کمربرگ
مقدار محلول پاشی	۵		۰/۳۲۳**	۰/۱۳۶**	۰/۰۲۶**	۰/۰۸۹**	۰/۶۳۱**	۰/۹۸۲**	۰/۶۳۱**	لجه برگ
زمان × مقدار	۱۰		۰/۴۸۲**	۰/۲۶۴**	۰/۰۰۵**	۰/۳۳۵**	۰/۲۴۳**	۰/۸۴۷**	۰/۲۴۳**	کمربرگ
خطای آزمایشی	۵۱		۰/۰۱۲	۰/۰۶۵	۰/۱۲۱	۰/۰۹۵	۰/۱۱۰**	۰/۰۰۷	۰/۰۰۷	کمربرگ
ضریب تغییرات (درصد)	-		۳/۱۲	۳/۵۰	۴/۳۶	۳/۴۷	۴/۳۲	۴/۳۲	۳/۹۵	لجه برگ

طول برگ: همان‌طور که در جدول ۱ مشاهده می‌شود طول برگ در تیمار مقدار محلول پاشی متانول در سطح احتمال ۱ درصد ($P < 0.01$) معنی دار است (جدول ۱). مقایسه مقادیر مختلف محلول پاشی از نظر طول برگ نشان می‌دهد که بیشترین طول برگ در مقدار ۵۰ درصد حجمی متانول مشاهده می‌شود که به‌طور میانگین دارای طول برگ ۴۲/۴۵ سانتی‌متر می‌باشد (جدول ۳).

عرض برگ: همان‌طور که در جدول ۱ مشخص است عرض برگ در تیمار مقدار محلول پاشی متانول در سطح احتمال ۵ درصد ($P < 0.01$) معنی دار شده است. مقایسه مقادیر مختلف محلول پاشی از نظر عرض برگ نشان می‌دهد که بیشترین عرض برگ در مقدار ۵۰ درصد حجمی متانول مشاهده می‌شود که به‌طور میانگین دارای عرض برگ ۲۴/۲۱ سانتی‌متر می‌باشد (جدول ۳).

از دلایل تأثیر مтанول بر طول و عرض برگ گیاه توتون این است که به نظر می‌رسد پس از محلول پاشی دوم و سوم اثر مтанول بر رشد برگ‌های گیاه توتون بیشتر شده و این امر احتمالاً از طریق اثر مтанول بر متابولیسم پکتین در دیوارهای سلولی برگ‌های توتون به وجود آمده است زیرا دمتیلاسیون پکتین یکی از واکنش‌های ضروری برای بزرگ شدن برگ‌ها است و همزمان با رشد برگ‌ها ساخت دیوارهای سلولی نیز باید افزایش یابد. گزارش شده است که مтанول می‌تواند دمتیلاسیون پکتین در سلول‌های برگ را تحت تأثیر قرار دهد (گالالی و کریستین، ۲۰۰۲). علاوه‌بر این به نظر می‌رسد مтанول محلول پاشی شده بر فعالیت باکتری‌های متیلوتروف روی گیاه توتون اثر مثبت داشته باشد و از طریق افزایش فعالیت این باکتری‌ها، ابعاد برگ نیز تحت تأثیر قرار گرفته باشد زیرا ثابت شده است که باکتری‌های متیلوتروف به صورت بذرزad در گیاه توتون وجود دارند و این باکتری‌ها از طریق ساخت هورمون‌هایی مانند سایتوکین و اکسین می‌توانند بر رشد برگ‌ها تأثیر بگذارند (لی و همکاران، ۱۹۹۵؛ اومر و همکاران، ۲۰۰۴). علاوه‌بر این رامیز و همکاران (۲۰۰۶) اعلام داشتند که با مصرف مтанول روی برگ‌های گیاهان ژن پکتین متیل استراز در سلول‌های برگ گیاهان فعال می‌شود که این امر باعث افزایش مقدار یون کلسیم قابل استفاده برای برگ‌های گیاه شده و این امر ممکن است انتقال مواد به سمت سلول‌های برگ به‌ویژه سلول‌های جوان را افزایش دهد و در نتیجه ذخیره درون‌سلولی برگ برای ادامه روند بزرگ شدن افزایش پیدا می‌کند.

نیتروژن برگ: همان‌طور که در جدول ۱ مشخص است مقدار نیتروژن در ناحیه کمربرگ و لچه‌برگ در تیمارهای مقدار و زمان محلول پاشی مтанول و اثر متقابل این دو تیمار در سطح احتمال ۱ درصد ($P<0.01$) معنی‌دار شده است. به نظر می‌رسد از آنجایی که اثر تحریک‌کنندگی رشد توسعه مтанول یک اثر وابسته به نور است و آسیمیلاسیون و متابولیزه شدن آن به نور بستگی دارد. در نتیجه کاربرد مтанول در صبح روی بوته‌های توتون منجر به افزایش متابولیسم نیتروژن در گیاه توتون شود زیرا پس از مصرف مтанول در صبح به تدریج شدت نور افزایش پیدا می‌کند و این افزایش شدت نور می‌تواند باعث افزایش محتويات درون سلولی برگ‌های توتون شده و در نهایت زمینه را برای افزایش جذب نیتروژن توسط بوته‌های توتون فراهم کند. مقدار مтанول محلول پاشی شده روی بوته‌های توتون نیز اثر معنی‌دار روی نیتروژن کمربرگ داشت نکته‌ای که توجه به آن ضروری به نظر می‌رسد این است که با افزایش مقدار مصرف مтанول، مقدار نیتروژن کمربرگ به تدریج کاهش می‌باید این روند کاهشی بستگی به مقدار مтанول مصرف شده داشت. به نظر می‌رسد از آنجایی که اثر تحریک‌کنندگی رشد توسعه مтанول به غلظت محلول مтанول، شدت نور و کیفیت نور بستگی دارد در نتیجه با افزایش مقدار مтанول در بافت‌های گیاهی در

تیمارهای ۳۰ و ۴۰ درصد حجمی مтанول پس از سومین مرحله محلول پاشی تجمع مтанول در بافت، زمینه را برای کاهش ترکیبات نیتروژن دار در برگ‌های توتون فراهم نموده است. علاوه‌بر این با افزایش مقدار مصرف مтанول، کاهشی در مقدار عدد SPAD برگ‌های توتون مشاهده شد که این امر نیز می‌تواند بیانگر کاهش غلظت کلروفیل در برگ‌های توتون باشد که مجموعه این عوامل می‌تواند تا حد زیادی کاهش مقدار نیتروژن در کمربرگ گیاه توتون را توجیه نماید. مقایسه مقادیر مختلف محلول پاشی مтанول از نظر مقدار نیتروژن کمربرگ و لچهبرگ نشان می‌دهد که بیشترین مقدار نیتروژن به ترتیب در مقادیر ۴۰ و ۳۰ درصد حجمی مтанول مشاهده می‌شود که به طور میانگین دارای مقادیر نیتروژن ۲/۱۰ و ۱/۹۶ درصد می‌باشند (جدول ۳). مقایسه زمان‌های مختلف محلول پاشی مтанول از نظر مقدار نیتروژن کمربرگ و لچهبرگ نشان می‌دهد که بیشترین مقدار نیتروژن به ترتیب در زمان‌های محلول پاشی صبح و عصر و با مقادیر نیتروژن ۱/۹۶ و ۱/۸۵ درصد می‌باشند (جدول ۳).

فسفر برگ: همان‌طور که در جدول ۱ مشخص است مقدار فسفر کمربرگ و لچهبرگ در تیمارهای مقدار و زمان محلول پاشی مтанول و اثر مقابل این دو تیمار در سطح احتمال ۱ درصد ($P < 0.01$) معنی‌دار شده است. مтанول توانست میزان فسفر برگ را به طور معنی‌داری افزایش دهد از جمله دلایل این افزایش می‌توان به افزایش رشد ریشه در اثر افزایش محلول پاشی مтанول و در نتیجه جذب بیشتر این عنصر از خاک باشد. مтанول باعث بیشتر شدن فتوستنتز گیاه و افزایش رشد گیاه می‌شود. این عوامل نیز می‌توانند جذب این عنصر را از خاک افزایش دهند (ژیائو و همکاران، ۲۰۰۸). مقایسه مقادیر مختلف محلول پاشی مтанول از نظر مقدار فسفر کمربرگ و لچهبرگ نشان می‌دهد که بیشترین مقدار فسفر به ترتیب در مقادیر ۵۰ و ۳۰ درصد حجمی مтанول مشاهده می‌شود که به طور میانگین دارای مقادیر فسفر ۰/۳۱۳ و ۰/۴۵۰ درصد می‌باشند (جدول ۳). مقایسه زمان‌های مختلف محلول پاشی مтанول از نظر مقدار فسفر کمربرگ و لچهبرگ نشان می‌دهد که بیشترین مقدار فسفر به ترتیب در زمان‌های محلول پاشی عصر و صبح و با مقادیر فسفر ۰/۳۰۱ و ۰/۴۴۴ درصد می‌باشند (جدول ۳). پس از سرزنشی بوته‌های توتون معمولاً مقدار نشاسته در برگ‌ها افزایش پیدا می‌کند که این امر ناشی از افزایش غلظت قندهای قابل احیا در برگ‌ها می‌باشد. از آنجایی که مтанول به عنوان یک مایع غنی از کربن است می‌تواند باعث تولید دی‌اکسید کربن در گیاهان عالی شود در نتیجه به نظر می‌رسد محلول پاشی مтанول نقش مؤثری در افزایش تولید قندهای قابل احیا در گیاه توتون داشته باشد (موستاکاس و نتزانیز، ۲۰۰۵). مشخص شده است که تجمع نشاسته پس از سرزنشی افزایش می‌یابد. بنابراین هر عاملی که بتواند تولید نشاسته را در برگ‌های توتون افزایش دهد می‌تواند به بهتر شدن کیفیت برگ‌های

توتون کمک کند افزایش تجمع نشاسته بعد از سرزنی ممکن است ناشی از حذف یکی از مهم‌ترین مخازن ذخیره عناصر غذایی در گیاه توتون باشد علاوه‌بر این ممکن است سنتز نشاسته از طریق تاخیر پیری و یا افزایش فعالیت آنزیم‌های درگیر در ساخت ساکارز و نشاسته تشدید شود. به‌نظر می‌رسد کاهش تجمع نشاسته طی اواخر دوره رسیدن برگ‌های توتون و افزایش مقدار قندهای قابل احیا در برگ از علایم پیری برگ‌های توتون هستند (موستاکاس و نتزانیز، ۲۰۰۵). تعدادی از عوامل ممکن است مرحله پیری برگ‌های توتون را تحت تأثیر قرار دهند و باعث انتقال هیدرات‌های کربن به خارج از برگ گیاه توتون شوند که ساخت نیکوتین و نگهداری سیستم ریشه در گیاه توتون می‌تواند منجر به این موضوع شود. به‌طورکلی سرزنی باعث افزایش رشد ریشه گیاه توتون می‌شود (ژیانو و همکاران، ۲۰۰۸). سرزنی زودهنگام می‌تواند وزن خشک ریشه‌ها را تا ۴۲ درصد افزایش دهد (وانگ و همکاران، ۲۰۱۰). از آنجایی‌که در این پژوهش پس از سرزنی بوته‌های توتون دو مرحله محلول پاشی مтанول انجام گرفت و پس از سرزنی، انتقال مواد فتوستزی به‌سمت ریشه‌ها در گیاه توتون افزایش می‌یابد و بررسی‌های مختلف نشان داده‌اند که تولید و انتقال مواد فتوستزی در تیمارهای مтанول به‌سمت ریشه‌های گیاه افزایش یافته باشد و به این دلیل رشد ریشه گیاه افزایش یافته و با افزایش رشد ریشه گیاه جذب عناصر غذایی افزایش یافت.

پتاسیم برگ: مقدار پتاسیم کمربرگ و لچهبرگ در تیمارهای مقدار و زمان محلول پاشی مтанول و اثر متقابل این دو تیمار در سطح احتمال ۱ درصد ($P < 0.05$) معنی‌دار شده است (جدول ۱). مقایسه مقادیر مختلف محلول پاشی مтанول از نظر مقدار پتاسیم کمربرگ و لچهبرگ نشان می‌دهد که بیش‌ترین مقدار پتاسیم در مقدار صفر درصد حجمی مтанول مشاهده می‌شود که به‌طور میانگین دارای مقادیر پتاسیم ۴/۸۷ و ۲/۹۶ درصد می‌باشند (جدول ۳). مقایسه زمان‌های مختلف محلول پاشی مтанول از نظر مقدار پتاسیم کمربرگ و لچهبرگ نشان می‌دهد که بیش‌ترین مقدار پتاسیم در زمان محلول پاشی عصر و با مقادیر پتاسیم ۴/۹۲ و ۲/۷۰ درصد می‌باشند (جدول ۳). به‌نظر می‌رسد از آنجایی‌که مтанول موجب افزایش تجمع ماده خشک در گیاه توتون می‌گردد میزان ماده خشک در اواخر دوره رشد از مقدار پتاسیم بیش‌تر شده که این موضوع باعث رقیق شدن پتاسیم و کاهش غلظت آن در برگ‌ها می‌گردد (ژیانو و همکاران، ۲۰۰۸). مقدار پتاسیم در برگ گیاه توتون در طول مراحل اولیه بعد از سرزنی گیاه افزایش می‌یابد که این افزایش به‌دلیل رشد ریشه‌ها می‌باشد قبل از سرزنی از رشد ریشه‌ها به‌دلیل افزایش آسیمیلاسیون نوری جلوگیری می‌شود در نتیجه پتاسیم بیش‌تری به برگ‌های جوان انتقال می‌یابد با از بین رفتن جوانه‌های انتهایی مواد آسیمیلاسیون یافته بیش‌تری توسط ریشه‌ها

جذب می شود که در نتیجه رشد ریشه و جذب پتاسیم و دیگر مواد غذایی تسريع می شود. بهنظر می رسد دلیل نبود تجمع پتاسیم در بافت گیاه، تحرک زیاد آن در بافت آوند آبکش و انتقال مجدد پتاسیم از برگ به ریشه است. این جایه جایی در زمان رسیدگی برگها تسريع شده در نتیجه میزان خروج پتاسیم از برگها تسريع شده که این موضوع سبب کاهش مقدار پتاسیم در برگها و افزایش آن در ریشهها می گردد (ژیائو و همکاران، ۲۰۰۸).

محتوی نسبی آب برگ: محتوی نسبی آب برگ در تیمار مقدار محلول پاشی مтанول و اثر متقابل دو تیمار در سطح احتمال ۱ درصد ($P < 0.01$) معنی دار شده است (جدول ۱). از دلایل تأثیر مтанول بر محتوی نسبی آب برگ این است که بهنظر می رسد تیمار مтанول به طور قابل توجهی باعث افزایش نیاز آبی گیاهان زراعی در شرایط گرم و خشک می شود. مтанول در مقادیر کم یک فرآورده طبیعی و ناشی از متابولیسم گیاه است (فال و بنسون، ۱۹۹۶). اما چگونگی اثر مтанول بر محتوی نسبی آب برگ گیاهان به طور کامل مشخص نیست، مصرف مтанول بر روی برخی گیاهان سه کربنه در طی دوره‌ای از فصل رشد آنها که در آن مرحله تنفس نوری زیاد است باعث افزایش محتوی نسبی آب برگ، افزایش بیوماس و افزایش سرعت رشد و نمو آنها می شود (نونومیورا و بنسون، ۱۹۹۲). متابولیسم مтанول و تبدیل آن به قند می تواند پتانسیل اسمزی برگها را تغییر داده و باعث افزایش فشار ترگر و افزایش هدایت روزنه‌ای گردد. باز نگه داشتن روزنه‌ها باعث افزایش سرعت اسیمیلاسیون و همچنین افزایش رشد گیاه خواهد شد (نونومیورا و بنسون، ۱۹۹۲). محلول پاشی مтанول در گیاه توتون در شرایطی که با کمبود آب مواجه هستند تولید و بیوماس آنها را افزایش می دهد اما نیاز آبی گیاه بر اثر محلول پاشی مтанول کاهش می یابد همچنین در اثر محلول پاشی مтанول، آسیمیلاسیون و هدایت دی اکسیدکربن افزایش می یابد و در نتیجه راندمان مصرف آب بیشتر می شود (آلبرت و همکاران، ۱۹۹۵). مقایسه مقادیر مختلف محلول پاشی مтанول از نظر محتوی نسبی آب برگ نشان می دهد که بیشترین مقدار محتوی نسبی آب برگ در مقدار ۳۰ درصد حجمی مтанول مشاهده می شود که به طور میانگین دارای مقدار محتوی نسبی آب برگ ۷۷/۷ درصد می باشد (جدول ۳).

وزن تر برگ: وزن تر برگ تحت تأثیر تیمارهای مطالعات قرار نگرفت. از دلایل تأثیر نداشتن مтанول بر وزن تر برگ این است که مтанول در مقایسه با دی اکسیدکربن مولکول کوچکتری است که به راحتی

به وسیله گیاهان سه کربنی جذب و سبب افزایش مقدار فتوستترشان می‌شود (کوتازاباپسیس و همکاران، ۱۹۹۹؛ لی و همکاران، ۱۹۹۵). همچنین مصرف متابول در گیاهان زراعی باعث افزایش بیوماس آن‌ها می‌گردد (زیبک و همکاران، ۲۰۰۳؛ رامبرگ و همکاران، ۲۰۰۲). نور عامل مهمی در افزایش رشد به دست آمده از متابول می‌باشد. در داخل گیاهان و در حضور نور، متابول نسخه‌برداری از ژن‌ها به خصوص نسخه‌برداری از ژنی که در تولید کمپلکس آنزیمی گلیسین دکربوکسیلاز نقش دارد را افزایش می‌دهد (داونی و همکاران، ۲۰۰۴). متابول همچنین باعث آسیمیلاسیون دی‌اکسیدکرین در گیاه می‌شود که از این طریق باعث افزایش وزن تر گیاه نسبت به تیمار شاهد می‌شود (داونی و همکاران، ۲۰۰۴). متابول از طریق کاهش تنفس نوری و افزایش مقدار آماس سلولی بافت‌های گیاهی بر روی وزن تر تأثیر می‌گذارد. مقایسه تیمارهای مختلف از نظر وزن تر برگ نشان می‌دهد که بیشترین وزن تر برگ در تیمار زمان محلول پاشی ظهر و مقدار ۳۰ درصد حجمی متابول مشاهده می‌شود که به طور میانگین دارای وزن تر برگ ۱۷۵۱ گرم بر مترمربع می‌باشد (جدول ۳).

قطر ساقه: قطر ساقه همانند وزن تر برگ در هیچ‌یک از تیمارها معنی‌دار نشد. به نظر می‌رسد متابول باعث افزایش رشد گیاه و افزایش فتوستتر می‌شود و از این طریق جذب عناصر غذایی مانند نیتروژن و فسفر را افزایش می‌دهد. از طرف دیگر، متابول مسبب افزایش تولید هورمون جیبرلین می‌شود افزایش تولید این هورمون می‌تواند قطر ساقه را تحت تأثیر قرار دهد. اما حتی این موارد نیز باعث ایجاد اختلاف معنی‌دار در قطر ساقه توتون نشد.

از نتایجی که در پژوهش‌های دیگر به دست آمده می‌توان به راجالا و همکاران (۱۹۹۸) اشاره کرد که گزارش کرده است که متابول رشد و عملکرد گیاهانی مانند جو، گندم، یولاف و نخود را افزایش نداده است. زیبک و همکاران (۲۰۰۳) گزارش کردند که در گیاهانی مثل گوجه‌فرنگی، چغندرقند و کلزا متابول عملکرد گیاهان را افزایش داده است به‌طوری‌که گیاه تیمار شده با متابول ۲۰-۳۰ درصد عملکرد بالاتری داشته است. زیبک و همکاران (۲۰۰۳) گزارش کردند که محلول پاشی متابول عملکرد وزن خشک گندم را افزایش داد و متابول ۲۰ درصد در شلغم باعث ۲۳ درصد افزایش عملکرد شد. به‌طورکلی و با توجه به نتایج به دست آمده می‌توان نتیجه گرفت که متابول عملکرد کمی را چندان تحت تأثیر قرار نداد اما عملکرد کیفی (نیتروژن، فسفر و پتاسیم) را بهبود بخشدید.

کاوه سبک رو فومنی و همکاران

جدول ۳- مقایسه میانگین طول و عرض برگ، محتوی نسبی آب برگ، مقدار نیتروژن، فسفر و پتاسیم برگ.

متغیر	عرض	طول	منع						
پتاسیم	برگ	برگ	تعییرات						
لچه برگ	کمربرگ	لچه برگ	(درصد)						
(درصد)	(درصد)	(درصد)	(درصد)						
۲/۷۳۲ ^b	۴/۳۷۹ ^b	۰/۴۴۴ ^a	۰/۲۹۷ ^a	۱/۸۰۷ ^b	۱/۹۶۹ ^a	۷۹/۱۰ ^a	۲۲/۵۶ ^a	۳۷/۴۵ ^a	T _۱
۲/۵۳۰ ^c	۴/۲۸۶ ^c	۰/۴۲۸ ^a	۰/۲۹۸ ^a	۱/۸۲۳ ^b	۱/۸۷۷ ^b	۷۲/۳۲ ^a	۲۲/۶۰ ^a	۳۷/۱۰ ^a	T _۲
۲/۷۰۰ ^a	۴/۹۷۸ ^a	۰/۴۲۸ ^a	۰/۳۰۱ ^a	۱/۸۵۵ ^a	۱/۷۹۷ ^c	۷۸/۹۵ ^a	۲۲/۹۵ ^a	۳۸/۴۹ ^a	T _۳
۰/۰۱	۰/۰۴	۰/۰۱	۰/۰۱	۰/۰۱	۳/۵۰	۱/۰۶	۲/۱۴	LSD (۵ درصد)	
۲/۹۶۵ ^a	۴/۸۷۱ ^a	۰/۴۳۸ ^{ab}	۰/۲۹۰ ^a	۱/۶۷۵ ^c	۲/۰۳۱ ^b	۷۲/۲۸ ^{ab}	۲۲/۱۹ ^b	۳۰/۸۶ ^b	M _۱
۲/۷۹۷ ^b	۴/۴۰۱ ^c	۰/۴۴۱ ^{ab}	۰/۲۹۲ ^a	۱/۸۳۹ ^c	۱/۷۷۷ ^d	۶۴/۸۸ ^c	۲۲/۴۶ ^b	۳۹/۰۲ ^a	M _۲
۲/۳۲۸ ^f	۴/۲۸۲ ^d	۰/۴۲۱ ^{bc}	۰/۳۰۲ ^a	۱/۷۴۱ ^d	۱/۷۵۱ ^e	۷۸/۵۷ ^{bc}	۲۲/۹۳ ^{ab}	۳۹/۱۰ ^a	M _۳
۲/۶۳۵ ^c	۴/۱۸۹ ^e	۰/۴۵۰ ^a	۰/۲۹۷ ^a	۱/۹۶۹ ^a	۱/۹۲۵ ^c	۷۵/۱۳ ^a	۲۱/۹۶ ^b	۳۴/۴۷ ^b	M _۴
۲/۴۶۷ ^c	۴/۸۴۱ ^a	۰/۴۳۸ ^{ab}	۰/۳۰۰ ^a	۱/۹۰۵ ^b	۲/۱۰۲ ^a	۷۴/۷۸ ^a	۲۲/۴۸ ^b	۳۹/۶۹ ^a	M _۵
۲/۵۵۰ ^d	۴/۵۸۱ ^b	۰/۴۱۱ ^c	۰/۳۱۳ ^a	۱/۸۳۹ ^c	۱/۶۹۹ ^f	۷۵/۱۰ ^c	۲۴/۲۱ ^a	۴۲/۴۵ ^a	M _۶
۰/۰۲	۰/۰۶	۰/۰۲	۰/۰۲	۰/۰۲	۴/۹۵	۱/۰۵	۴/۴۵۰	LSD (۵ درصد)	
۳/۱۹۵ ^a	۴/۵۰۴ ^{de}	۰/۴۴۵ ^b	۰/۲۹۷ ^{bed}	۱/۸۷۲ ^c	۲/۱۶۸ ^c	۷۶/۲۸ ^{ab}	۲۲/۱۹ ^{abc}	۳۰/۵۴ ^c	T _۱ × M _۱
۲/۷۳۵ ^c	۴/۵۰۴ ^{de}	۰/۳۹۵ ^{cd}	۰/۳۱۲ ^{abcd}	۱/۷۷۴ ^f	۱/۸۹۵ ^f	۵۹/۸۸ ^{de}	۲۲/۹۰ ^{abc}	۴۰/۸۱ ^{ab}	T _۱ × M _۲
۲/۷۵۰ ^c	۳/۵۰۳ ^h	۰/۴۲۵ ^{bc}	۰/۳۴۲ ^a	۱/۷۷۴ ^f	۱/۸۳۵ ^{gh}	۶۵/۱۸ ^{bed}	۲۲ ^{bc}	۳۷/۸۷ ^{abede}	T _۱ × M _۳
۲/۷۳۵ ^c	۴/۵۰۴ ^{de}	۰/۰۳۲ ^a	۰/۲۲۲ ^c	۱/۵۷۱ ^h	۲/۷۶۲ ^b	۷۱/۱۰ ^{abc}	۲۱/۷۱ ^c	۳۵/۸۵ ^{abede}	T _۱ × M _۴
۲/۱۷۵ ^j	۴/۷۸۳ ^c	۰/۴۴۵ ^b	۰/۲۹۷ ^{bed}	۱/۹۷۰ ^d	۱/۷۹۷ ^h	۷۷/۵۰ ^a	۲۲/۳۳ ^{abc}	۳۸/۸۰ ^{abde}	T _۱ × M _۵
۲/۳۹۵ ^h	۴/۴۲۳ ^{ef}	۰/۴۲۰ ^{bc}	۰/۳۱۲ ^{abcd}	۱/۸۷۱ ^e	۱/۸۵۴ ^{fg}	۷۰/۹۰ ^{bcd}	۲۴/۲۲ ^{abc}	۴۱/۷۸ ^{ab}	T _۱ × M _۶
۲/۷۹۴ ^d	۴/۵۰۴ ^{de}	۰/۴۴۵ ^b	۰/۷۸۴ ^{de}	۱/۸۷۹ ⁱ	۱/۱۸۹۵ ^f	۷۱/۹۰ ^a	۲۲/۷۱ ^{abc}	۲۱/۱۰ ^{de}	T _۱ × M _۱
۲/۷۵۵ ^c	۴/۳۷۳ ^f	۰/۵۱۵ ^a	۰/۲۹۷ ^{bed}	۱/۵۷۷ ^h	۱/۴۸۸ ^k	۷۱/۱۰ ^{abc}	۲۱/۹۸ ^{bc}	۳۸/۸۷ ^{abed}	T _۱ × M _۷
۲/۰۰۰ ^k	۴/۷۸۳ ^c	۰/۴۱۵ ^{bed}	۰/۲۷۷ ^{de}	۱/۱۷۵ ^g	۱/۱۸۳۵ ^{gh}	۷۶/۸۰ ^a	۲۲/۲۲ ^{abc}	۳۷/۹۲ ^{abced}	T _۱ × M _۸
۲/۵۱۵ ^g	۳/۳۷۲ ⁱ	۰/۷۵۰ ^d	۰/۳۳۵ ^{ab}	۲/۳۷۴ ^a	۱/۷۹۵ ^h	۷۷/۷۵ ^a	۲۲ ^{bc}	۳۴/۷۸ ^{abde}	T _۱ × M _۴
۲/۰۱۵ ^g	۴/۵۷۳ ^d	۰/۴۲۵ ^{bc}	۰/۲۸۵ ^{cd}	۲/۰۷۸ ^c	۲/۱۸۸ ^a	۷۶/۹۰ ^a	۲۲/۴۳ ^{abc}	۳۷/۹۳ ^{abde}	T _۱ × M _۵
۲/۷۹۵ ^d	۴/۱۴۲ ^g	۰/۳۹۵ ^{cd}	۰/۳۳۵ ^{ab}	۱/۷۷۴ ^f	۱/۴۲۵ ^e	۵۴/۴۵ ^e	۲۴/۷۷ ^a	۴۳/۰۸ ^a	T _۱ × M _۶
۲/۰۰۵ ^b	۵/۶۰۸ ^a	۰/۴۲۵ ^{bc}	۰/۳۰۵ ^{abcd}	۱/۶۷۴ ^g	۲/۰۳۰ ^d	۶۵/۶۸ ^{bed}	۲۲/۰۹ ^{abc}	۳۰/۸۴ ^c	T _۷ × M _۱
۲/۹۸۵ ^b	۴/۳۳۸ ^f	۰/۴۱۵ ^{bed}	۰/۲۷۷ ^{de}	۲/۱۶۶ ^b	۱/۹۵۲ ^c	۶۲/۷۶ ^{ede}	۲۲/۴۹ ^{abc}	۳۸/۹۹ ^{abc}	T _۷ × M _۷
۲/۲۲۵ ⁱ	۴/۵۷۳ ^d	۰/۴۲۵ ^{bc}	۰/۲۹۷ ^{bed}	۱/۷۷۴ ^f	۱/۰۵۱ ^j	۶۲/۷۵ ^{ede}	۲۴/۵۳ ^{ab}	۴۲/۵۳ ^a	T _۷ × M _۷
۲/۷۵۵ ^c	۴/۷۰۲ ^c	۰/۴۴۵ ^b	۰/۳۲۲ ^{abc}	۱/۹۷۰ ^d	۱/۷۱۸ ⁱ	۷۵/۸۲ ^a	۲۲/۱۷ ^{abc}	۳۲/۸۲ ^{cde}	T _۷ × M _۴
۲/۶۹۹ ^d	۵/۱۷۷ ^b	۰/۴۴۵ ^b	۰/۳۲۲ ^{abc}	۱/۷۷۵ ^g	۱/۷۸۳ ⁱ	۷۶/۸۲ ^{abc}	۲۲/۷۸ ^{abc}	۴۳/۱۴ ^a	T _۷ × M _۵
۲/۵۸۰ ^f	۵/۱۷۷ ^b	۰/۴۱۵ ^{bed}	۰/۲۹۷ ^{bed}	۱/۸۷۲ ^c	۱/۸۱۶ ^{gh}	۷۶/۹۵ ^{ab}	۲۳/۷۵ ^{abc}	۴۲/۵۹ ^a	T _۷ × M _۶
۰/۰۴	۰/۱۱	۰/۰۴	۰/۰۴	۰/۰۴	۰/۰۴	۱۴/۷۲	۲/۶۰	۷/۷۰۸	LSD (۵ درصد)

* در جدول بالا T_۱ محلول پاشی در زمان صبح، T_۲ در زمان ظهر و T_۳ در زمان عصر میباشد. همچنانی M_۱, M_۲, M_۳, M_۴, M_۵ و M_۶ به ترتیب مقادیر محلول پاشی ۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰، ۴۰ و ۵۰ درصد حجمی میباشند. مقایسه میانگین در سطح احتمال ۵ درصد (P<0.05) انجام شده است.

منابع

1. Albrecht, S.L., Douglas, C.L., Klepper, E.L., Rasmussen, P.E., Rickman, R.W., Smiley, R.W., Wysocki, D.W. and Wilkins, D.E. 1995. Effects of foliar methanol application on crop yield. *Crop Sci.* 35: 1642-1646.
2. Bhattacharya, S., Bhattacharya, N.C. and Bhatnagar, B. 1985. Effect of ethanol, methanol and acetone on rooting etiolated cuttings of *Vigna radiata* in presence of sucrose and auxin. *Ann. Bot.* 55: 143-145.
3. Davis, D. and Nielsen, M. 1999. *Tobacco production chemistry and technology*. Coresta Blackwell Science.
4. Devlin, M., Bhowmik, P.C. and Karczmarczyk, S.J. 1994. Influence of methanol on plant germination and growth. *Plant Growth Reg.* 22: 102-108.
5. Fall, R. and Benson, A. 1996. Leaf methanol-the simplest natural product from plants. *Trends Plant Sci.* 1: 296-301.
6. Faver, K.L. and Gerik, T.J. 1996. Foliar-applied methanol effects on cotton(*Gossypium hirsutum L*) gas exchange and growth. *Field Crops Res.* 47: 227-234.
7. Feibert, E.B.G., James, S.R., Rykbost, K.A., Mitchell, A.R. and Shock, C. 1995. Potato yield and quality not changed by foliar-applied methanol. *Hort. Sci.* 30: 3. 494-495.
8. Galbally, E. and Kirstine, W. 2002. The Production of methanol by flowering plants and the global cycle of methanol. *J. Atmos. Chem.* 43: 3. 195-229.
9. Hemming, D. and Criddle, R. 1995. Effects of methanol on plant respiration. *J. Plant Physiol.* 146: 193-198.
10. Karaivazoglou, N.A., Papakosta, D.K. and Divanidis, S. 2005. Effect of chloride in irrigation water and form of nitrogen fertilizer on Virginia tobacco. *Field Crops Res.* 92: 61-74.
11. Knottnerus, J.A. 2006. Methanol. evoulution of the effect on reoroduction, recommendation for classification. health council of the Netherlands committee for compound toxic to reproduction.
12. Li, Y., Gupta, J. and Siyumbano, A.K. 1995. Effect of methanol on soybean pHotosynthesis and chlorophyll. *J. Plant Nut.* 18: 1875-1880.
13. Madhaiyan, T., Poonguzhal, S., Sundaram, S.P. and Sa, T. 2006. A new insight into foliar applied methanol influencing phylloplane ethylotrophic dynamics and growth promotion of cotton and sugarcane. *Env. Exp. Bot.* 57: 168-176.
14. Makhdum, M.I., Malik, M.N., Din, S.U., Ahmad, F. and Chaudhry, F.I. 2002. PHysiological response of cotton to methanol foliar application. *J. Res. Sci.* 13: 37-43.
15. Moustakas, N.K. and Ntzanis, H. 2005. Dry matter accumulation and nutrient uptake in Flue cured Tobacco. *Field Crops Res.* 94: 1-13.
16. Nonomura, A.M. and Benson, A. 1992. The path of carbon in photosynthesis: improved crop yields with methanol. *Proc. Natl. Acad. Sci. A.* 89: 9794-9798.

- 17.Omer, Z.S., Tombolini, R. and Gerhardson, B. 2004. Plant colonization by pink-pigmented facultative methylotropHic bacteria (PPFMs). *FEMS Microbiol. Ecol.* 46: 319-326.
- 18.Rajala, A., Karkkainen, J., Peltonen, J. and Peltonen-Sainio, P. 1998. Foliar applications of alcohols failed to enhance growth and yield of C3 crops. *Ind. Crop. Prod.* 7: 129-137.
- 19.Ramirez, I., Dorta, F., Espinoza, V., Jimenez, E., Mercado, A. and Pen a-Cortes. H. 2006. Effects of foliar and root applications of methanol on the growth of arabidopsis, tobacco and tomato plants. *J. Plant Growth Reg.* 25: 30-44.
- 20.Safarzadeh, M.N. 2007. Effect of methanol on a growth and yield of groundnut. Ph.D. Thesis in Azad Tehran University.
- 21.Wang, X., Shen, J. and Liao, H. 2010. Acquisition or utilization, which is more critical for enhancing phosphorus efficiency in modern crops? *Plant Sci.* 179: 302-304.
- 22.Xiao-Tang, J., Feng-Chun, C., Chun-Gian, L., Rong-Feng, J., Christie, P. and Fu-Suo, Z. 2008. Yield and nicotine content of flue cured tobacco as affected by soil nitrogen mineralization and Pedosphere,? 18: 2. 227-235.
- 23.Zbiec, I., Karczmarczyk, S. and Podsiadło, C. 2003. Response of some cultivated plants to methanol as compared to supplemental irrigation. *Elec. J. Polish Agri. Univer. Agron.* 6: 1. 1-7.
- 24.Zhengxiong, Z., Chunjian, L., Yuhong, Y. and Fusuo, Z. 2010. Why Does potassium concentration in a flue cured Tobacco leaves decrease after apex excision? *Field Crops Res.* 116: 86-91.



Gorgan University of Agricultural
Sciences and Natural Resources

J. of Plant Production, Vol. 18(3), 2011

www.gau.ac.ir/journals

Studing the Effect of time and values of methanol foliation on quality and quantity yield flue-cured tobacco of cocker 347 type in Ahmadgurab region of Rasht

***K. Sabokrow Foomany¹, M.N. Safarzadeh², J. Daneshian³,
M. Ranjbar Choobeh⁴ and K. Sabokrow Foomany¹**

¹Senior Expert, Dept. of Agronomy, Islamic Azad University, Rasht Branch,

²Assistant Prof., Faculty of Agricultural, Islamic Azad University, Rasht Branch,

³Associate Prof., Seeds and Plant Improvement Institute, Karaj,

⁴Tobacco Research Institute, Rasht

Received: 2010/11/01; Accepted: 2011/10/10

Abstract

In order to study the effect of methanol on growth and yield of Virginia tobacco varieties Cocker 347, an experiment was carried out through a factorial experiment in Randomized complete block design with 4 replications and 18 treatments. First Treatment was spraying time which includes 3 levels, sprayed in the morning (8-10 hours) and noon (12-14 hours) and evening (17-19 hours) and the second treatment was methanol consumption values that include 6 levels of consumption values 0, 10, 20, 30, 40 and 50 percent. Methanol sprayed at 3 times during the growing season, respectively, in the rapid growth of transplant, budding and 30 days after budding of tobacco plants. Tobacco was harvested in 3 fold. The obtained results of the data analysis showed that interaction of two factors had significantly effect on the phosphorus, potassium and nitrogen values as well as RWC at 1 percent level. Leaf width was significant in different values of sprayed methanol at 5 percent level but leaf length was significant in values of sprayed methanol at 1 percent and fresh weight and stem diameter were not significant. According to the result can be concluded that methanol improved qualitative yield of tobacco but not affected Quantitative yield of tobacco.

Keywords: Methanol, Growth and Yield, Tobacco

* Corresponding Author; Email: sabokrow@yahoo.com