

## بررسی اثرات تنش سرما بر ریحان سبز، ریحان بنفس، گوجه فرنگی و کاهو با استفاده از تکنیک فلورسانس کلروفیل

حمید رضا روستا<sup>۱\*</sup>، عبدالرضا سجادی‌نیا<sup>۲</sup>

۱- استادیار گروه باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ولی‌عصر (عج) رفسنجان

۲- کارشناس ارشد گروه باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه ولی‌عصر (عج) رفسنجان

تاریخ دریافت: ۸۹/۹/۲۰؛ تاریخ پذیرش: ۸۸/۵/۱۵

### چکیده

تنش سرما باعث کاهش زیادی در تولید محصولات گلخانه‌ای می‌شود. به منظور مطالعه آسیب ناشی از تنش سرما در چند محصول گلخانه‌ای این آزمایش بصورت فاکتوریل با دو فاکتور دما در دو سطح ۴ و ۲۱ درجه سانتیگراد و گونه گیاهی در ۴ سطح ریحان سبز، ریحان بنفس، گوجه فرنگی و کاهو و در قالب طرح پایه کاماله تصادفی اجرا شد. جهت ایجاد تنش گیاهان به مدت ۱۲ ساعت در تنش سرمای ۴ درجه سانتیگراد و در شرایط تاریکی قرار گرفتند. نتایج نشان داد که میزان فلورسانس کلروفیل حداقل در تیمار شاهد در گیاه ریحان سبز به طور معنی‌داری بیش از گیاهان تحت تنش بود، اما در مورد کاهو میزان فلورسانس کلروفیل حداقل در گیاهان تحت شرایط تنش به طور معنی‌داری بیشتر از گیاهان شاهد بود. همچنین در این آزمایش مشاهده شد که میزان فلورسانس کلروفیل حداکثر، فلورسانس کلروفیل متغیر و حداقل بازده کوتنتومی فتوسیستم II در گیاهان ریحان سبز، ریحان بنفس و گوجه فرنگی در شرایط تنش سرما به طور معنی‌داری کمتر از گیاهان شاهد بود. اما در کاهو این پارامترها نه تنها کاهش نیافرند بلکه افزایش نیز نشان دادند. این مسئله نشان‌دهنده مقاومت کاهو به تنش سرما و تحريك این گیاه به افزایش بازده کوتنتومی فتوسیستم II در شرایط دمای پایین می‌باشد.

واژه‌های کلیدی: تنش دمایی، سبزی‌ها، سرمآذگی، *Lactuca sativa*, *Ocimum basilicum*, *Lycopersicon esculentum*.

### مقدمه

فتوسیستم دو بوسیله انواع تنش‌ها خسارت می‌بیند، خصوصیات فلورسانس تغییر می‌کند. تغییر در مقدار فلورسانس کلروفیل سیستمی برای شناخت و ارزیابی تحمل تنش برای درجه بندی گیاهان است. (Greaves and Wilson, 1987; Smillie and Hethrington, 1983; Hakam et al., 2000; Yamada et al., 1996). فلورسانس کلروفیل به طور معمول برای ارزیابی واکنش گونه‌های گیاهی به تنش‌هایی مانند یخ‌زدگی، شوری و خشکی استفاده می‌شود (Percival and Henderson, 2003). از طرفی فلورسانس کلروفیل می‌تواند کاهش در سلامت اولیه گیاه را قبل از اینکه نشانه‌های زوال آشکار شود، شناسایی کند (Percival et al., 1998). بنابراین فلورسانس کلروفیل می‌تواند به عنوان یک روش سریع برای شناسایی و تعیین تحمل گیاه به تنش‌های محیطی به کار رود (Percival and Henderson, 2003).

تنش‌ها از مهمترین فاکتورهای محدود کننده فتوسنتز در گیاهان می‌باشند (Bradford and Hsiao, 1982). گیاهان برای رشد بهینه به محدوده دمایی خاصی احتیاج دارند و خارج شدن از این محدوده بعنوان یک تنش محسوب می‌شود. مشاهده شده است که وقتی گیاه در معرض دماهای بین صفر تا ۱۵ درجه سانتی‌گراد قرار گیرد، تغییرات فیزیولوژیکی در آن بوجود می‌آید (Seppanen, 2000).

فلورسانس کلروفیل یکی از راههای مصرف انرژی برانگیختگی در فتوسنتز می‌باشد که به طور گستردگی در پژوهش‌های فتوسنتز به کار گرفته می‌شود. همچنین از فلورسانس کلروفیل برای تعیین وضعیت فیزیولوژی گیاه و میزان آسیب واردہ به دستگاه فتوسنتزی استفاده شده است (Hakam et al., 2000). خصوصیات فلورسانس نشان دهنده سیالیت، ثبات و تشکیلات غشاء است. وقتی

(*annum*) توانستند با استفاده از فلورسانس کلروفیل قبل از مشاهده اثرات سرما آن را تشخیص دهند. بنابراین، اندازه-گیری فلورسانس کلروفیل یک روش سودمند جهت تشخیص زودهنگام و اندازه-گیری کمی تخرب سلولی ایجاد شده توسط دمای پایین می‌باشد (Maxwell and Johnson, 2000).

با توجه به اینکه تولید محصولات باطنی خارج از فصل در گلخانه‌هایی که با استفاده از گاز طبیعی، نفت و الکتریسیته در زمستان گرم می‌شوند در ایران معمول شده است و احتمال قطع برق و گاز و کاهش دما در گلخانه‌ها و آسیب آن به گیاهان وجود دارد، تشخیص تنش سرما و آسیب آن بر دستگاه فتوسنتری گیاه با استفاده از تکنیک کلروفیل فلورسانس از اهمیت خاصی برخوردار است. بنابراین گیاهان ریحان، گوجه فرنگی و کاهو که به ترتیب بسیار حساس، حساس و مقاوم به سرما می‌باشند (Peyvast, 2007) برای مطالعه تنش سرما با استفاده از تکنیک فلورسانس کلروفیل در این آزمایش انتخاب شدند.

### مواد و روشها

جهت بررسی مقاومت به سرما در گیاهان ریحان سبز، ریحان بنفس، گوجه فرنگی (*L. esculentum* var. *sativa* var. *Great lakes* 659), (Assal 659) و کاهو پیچ (*L. sativa* var. *Great lakes* 659) این گیاهان در سیستم هیدروپونیک با محیط کشت پرلايت کشت شدند. محلول غذایی مورد استفاده برای تغذیه گیاهان حاوی ۵ میلی مolar  $\text{Ca}(\text{NO}_3)_2 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$ , ۰/۲ میلی مolar  $\text{KH}_2\text{PO}_4$ , ۰/۲ میلی مolar  $\text{K}_2\text{SO}_4$  و ۰/۱ میلی مolar  $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$  بود. ریز معدنی‌ها عبارت بودند از ۲۰ میکرو مolar Fe(III), ۷ میکرومولار  $\text{EDTA-Na}_2$ , ۰/۸ میکرومولار  $\text{ZnCl}_2$ , ۰/۸ میکرومولار  $\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$ , ۰/۸ میکرومولار  $\text{Na}_2\text{MoO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$  و ۰/۸ میکرومولار  $\text{H}_3\text{BO}_3$ . (Roosta and Schjoerring, 2007). این طرح بصورت آزمایش فاکتوریل با دو فاکتور دما در دو سطح ۴ و ۲۱ درجه سانتیگراد و گونه گیاهی در ۴ سطح ریحان سبز، ریحان بنفس، گوجه فرنگی و کاهو در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی اجرا شد.

بعد از اینکه گیاهان به مرحله ۶ برگی رسیدند از هر گونه ۴ گلدان به عنوان شاهد در محیط گلخانه (با دمای

زیادی بین توقف فتوسنتر (که از طریق تحریک زیاد ایجاد می‌شود) و کاهش نسبت فلورسانس متغیر به حداقل وجود دارد.

در گوجه‌فرنگی (*Lycopersicon esculentum*), تنش سرما باعث کاهش فتوسنتر خالص و هدایت روزنه‌ای مخصوصاً در گیاهان دارای کمبود عناصر غذایی شد (Starck et al., 2000) (دمای ۴ درجه سانتیگراد باعث سیاه شدن برگهای نوعی ریحان سیاه پراکسیدازها و پلیفنل اکسیداز دانستند (Wongsheree et al., 2009) (در شب ۳ تا ۱۲ درجه سانتیگراد و در روز ۱۷ تا ۲۸ درجه است. دماهای خارج از این محدوده باعث به گل رفتند، کاهش تشکیل سر و تلخی کاهو می‌شود (Wien, 1995)). فلورسانس کلروفیل یک شاخص جدید غربال برای ارزیابی مقاومت گل‌های توت‌فرنگی (*Fragaria ananassa*) در یخبدان بهاره است. گل‌های بیشتر ارقام توت‌فرنگی، به دماهای زیر صفر درجه سانتیگراد حساس هستند. (Deell et al. 1999) میزان خسارت گل‌های توت‌فرنگی به یخبدان را به روش غربال‌گیری ارزیابی کردند. آنها گل‌های توت‌فرنگی را در معرض دماهای پایین قرار داده و فلورسانس کلروفیل را در همه تیمارها اندازه-گیری کردند. میزان فلورسانس کلروفیل متغیر ( $F_v$ ) در همه ژنوتیپ‌ها وقتی گلها در ۳- درجه سانتیگراد نگهداری شدند، قدری کاهش پیدا کرد. این کاهش کم در بیشتر ارقام مقاوم به سرما معنی دار نبود، اما در بسیاری از ارقام حساس به سرما رابطه معنی‌داری مشاهده شد. مقاومت به سرمازدگی در رز (*Rosa hybrida*) نیز با استفاده از فلورسانس کلروفیل ارزیابی شد (Hakam et al., 2000). در ژنوتیپ‌های حساس به سرما، فلورسانس متغیر کاهش یافت در حالی که در ژنوتیپ‌های مقاوم فلورسانس متغیر ثابت ماند. آنها نتیجه گرفتند که اندازه-گیری فلورسانس کلروفیل یک روش سریع در غربال کردن ژنوتیپ‌ها برای حساسیت به سرمازدگی در اصلاح گیاهان است. نتایج آنها همچنین نشان داد که روش فلورسانس کلروفیل می‌تواند در برگ‌های جدا شده از گیاهان درون شیشه‌ای بدون صدمه به گیاهان مورد استفاده قرار گیرد (Hakam et al. 2000) در فلفل سبز (*Capsicum*)

( $P \leq 0.05$ ) در گیاهان تحت تنفس بیش از شاهد بود (شکل ۳).

بر اساس نتایج بدست آمده نسبت کلروفیل فلورسانس II متغیر به حداکثر یا حداقل بازده کوانتمی فتوسیستم در ریحان بنفسن به طور معنی‌داری ( $P \leq 0.05$ ) بیش از گیاهان تحت تنفس بود. در حالی که در کاهو این نسبت در گیاهان تحت تنفس نسبت به شاهد بیشتر بود (شکل ۴).

### بحث

بیشتر گیاهان مخصوصاً آنهایی که بومی مناطق گرم هستند، وقتی در معرض دمای پایین ولی بالای دمای بین-زدگی قرار می‌گیرند، علائم آسیب از خود نشان می‌دهند. این گیاهان شامل گوجه فرنگی (Hopkins, 1999; Hu et al., 2006; Jian-yong et al., 2008) و ریحان (Peyvast, 2007) نیز می‌شود. محدوده دمای بحرانی برای گیاه گوجه فرنگی ۱۲-۰ درجه سانتیگراد می‌باشد (Hu et al., 2006).

یکی از فاکتورهای اصلی حساسیت به تنفس سرما آسیب وارد به فتوسنتز گیاه می‌باشد (Hu et al., 2006). به نظر می‌رسد که نسبت فلورسانس متغیر به حداکثر همبستگی خوبی با عملکرد کوانتمی فتوسنتز دارد که به صورت تولید  $O_2$  یا جذب  $CO_2$  در تابش اندرک اندازه‌گیری می‌شود (Bron et al., 2004). در کاهو نسبت فلورسانس متغیر به حداکثر در گیاهان تحت تنفس سرما افزایش داشت که نشان دهنده مقاومت به سرمای این گونه می‌باشد. به طور خاص کاهش عملکرد کوانتمی توسط بازدارندگی نور می‌تواند توسط پارامتر فلورسانس متغیر به حداکثر ( $F_v/F_m$ ) مورد ارزیابی قرار بگیرد. اگر گیاهی نتواند انرژی بیش از حد خورشید را فلورسانس کند، انرژی بیش از حد از طریق کلروفیل به اکسیژن منتقل می‌شود که منجر به خسارت فتواسیداتیو می‌شود و علائم اولیه چنین خسارتی در پروتئین D1 در سیستم نوری دو ظاهر می‌شود و خسارت بیش از حد منجر به تخرب غشاها و اکسیداسیون کلروفیل می‌شود. بنابراین اندازه‌گیری میزان  $F_v/F_m$  در کاهو در ایندهای مرتبه با فتوسنتز در گیاهان کمک می‌کند (Koocheki et al., 2005).

۲۵±۲ در روز و ۲۱±۲ در شب و رطوبت نسبی ۷۰٪ ۴ گلدان تحت شرایط تنفس سرما در دمای ۴ درجه سانتیگراد به مدت ۱۲ ساعت و در شرایط تاریک قرار گرفتند. سپس جهت بررسی اثرات تنفس سرما با استفاده از دستگاه فلورومتر، مدل Opti-Sciences ساخت کشور ایالات متحده، میزان فلورسانس کلروفیل گیاهان شاهد و گیاهان تحت تنفس اندازه‌گیری شد. برای این منظور برگهای گیاهان به مدت ۱۵ دقیقه جهت سازگاری به تاریکی به وسیله گیره‌های مخصوص از تابش نور محافظت شدند. پارامترهای فلورسانس مانند فلورسانس حداقل ( $F_0$ )، فلورسانس حداقل (Fm) و فلورسانس متغیر ( $F_v$ ، که از  $F_v = F_v - F_0$  بدست می‌آید و نیز نسبت فلورسانس متغیر به فلورسانس حداقل ( $F_v/F_m$ ) اندازه‌گیری شد. به محض کاربرد فلیش نور اشعاع ۸۰۰۰ میکرومول بر متر مربع بر ثانیه برای ۱ ثانیه، فلورسانس از حالت پایه ( $F_0$ ) به مقدار حداقل (Fm) می‌رسد. در این شرایط، اولین پذیرنده الکترون (QA) کاملاً احیاء شده است. با اندازه‌گیری این پارامترها می‌توان حداقل بازده کوانتمی فتوسیستم II را با استفاده از فرمول زیر محاسبه نمود:

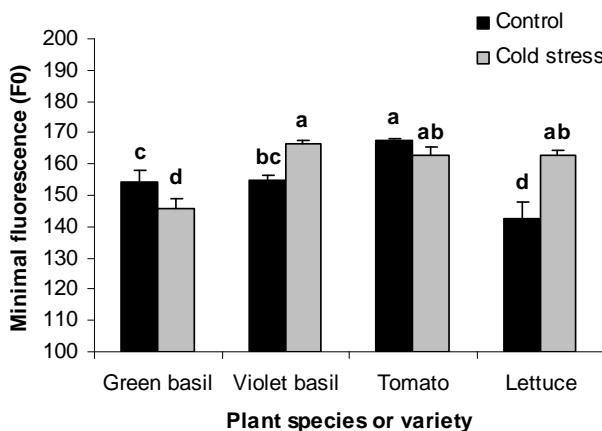
$$Fv/Fm = (Fm - F0)/Fm$$

### نتایج

نتایج نشان داد که میزان فلورسانس کلروفیل حداقل در تیمار شاهد در گیاه ریحان سبز به طور معنی‌داری ( $P \leq 0.05$ ) بیش از گیاهان تحت تنفس بود. اما در مورد گیاهان ریحان بنفسن و کاهو میزان فلورسانس کلروفیل حداقل در گیاهان تحت شرایط تنفس به طور معنی‌داری بیشتر از گیاهان شاهد بود (شکل ۱).

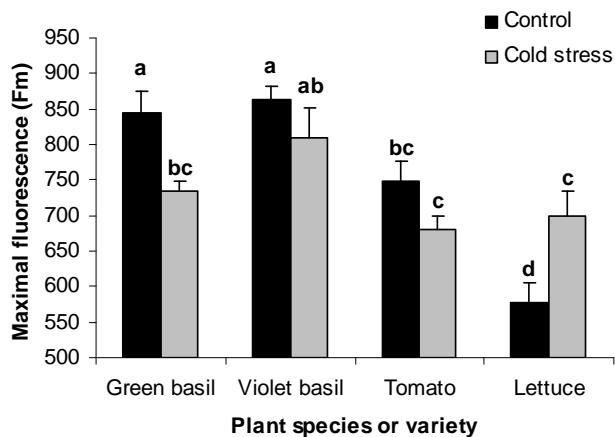
مشاهده شد که میزان فلورسانس کلروفیل حداقل در ریحان سبز در تیمار شاهد بیش از گیاهان تحت تنفس سرما بود. این در حالی بود که میزان کلروفیل فلورسانس حداقل در کاهو در شرایط تنفس سرما در مقایسه با شاهد از افزایش معنی‌داری ( $P \leq 0.05$ ) برخوردار بود (شکل ۲).

نتایج همچنین نشان داد که میزان فلورسانس کلروفیل متغیر در ریحان سبز در شاهد در مقایسه با گیاهان تحت تنفس بالا بوده ولی در کاهو این پارامتر به طور معنی‌داری



شکل ۱. اثر تنش سرما (۱۲ ساعت دمای ۴ °C در تاریکی) بر میزان فلورسانس کلروفیل حداکثر در ریحان سبز، ریحان بنفسن، گوجه‌فرنگی و کاهو. حروف متفاوت در بالای ستون‌ها نشان دهنده اختلاف معنی دار تیمارها در سطح ۵٪ است.

Fig. 1. Effect of cold stress (12 hrs at 4 °C in darkness) on minimal chlorophyll fluorescence ( $F_0$ ) of green basil, violet basil, tomato and lettuce. Different letters on the columns show significant different at 5% level of probability.



شکل ۲. اثر تنش سرما (۱۲ ساعت دمای ۴ °C در تاریکی) بر میزان فلورسانس کلروفیل حداکثر در ریحان سبز، ریحان بنفسن، گوجه‌فرنگی و کاهو. حروف متفاوت در بالای ستون‌ها نشان دهنده اختلاف معنی دار تیمارها در سطح ۵٪ است.

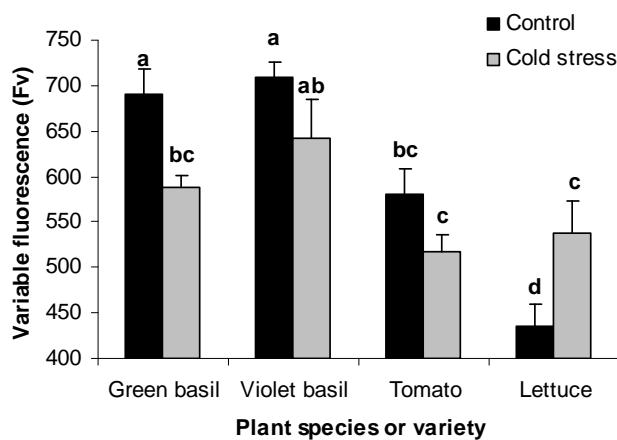
Fig. 2. Effect of cold stress (12 hrs at 4 °C in darkness) on maximal chlorophyll fluorescence ( $F_m$ ) of green basil, violet basil, tomato and lettuce. Different letters on the columns show significant different at 5% level of probability.

دار فلورسانس متغیر به حداکثر در ریحان بنفسن، این گیاه از نظر حساسیت به سرما در رده دوم پس از ریحان سبز قرار می‌گیرد. اگرچه گزارش شده است که رشد کاهو در دمای پایین کاهش می‌یابد ولی افزایش تشکیل سر در کاهوی پیچ در دمای پایین نیز اتفاق می‌افتد که یک حسن تلقی می‌گردد (Wien, 1995). کاهش کم و غیر معنی دار فلورسانس متغیر و فلورسانس متغیر به حداکثر در گیاهان گوجه‌فرنگی تحت تنش نشان دهنده حساسیت کمتر این

وقتی تنشی به دستگاه فتوسنتزی گیاه وارد شود فلورسانس متغیر ( $F_v$ ) که برابر  $F_m - F_0$  است کاهش می‌یابد (Maxwell and Johnson, 2000; Hak et al., 1993) با توجه به کاهش معنی دار فلورسانس متغیر در ریحان سبز تحت تنش و افزایش آن در کاهو، احتمالاً در بین گیاهان مورد آزمایش ریحان سبز حساسترین و کاهو مقاومترین گیاه به تنش سرمای کوتاه مدت می‌باشند و با توجه به کاهش کم و غیر معنی دار فلورسانس متغیر و کاهش معنی-

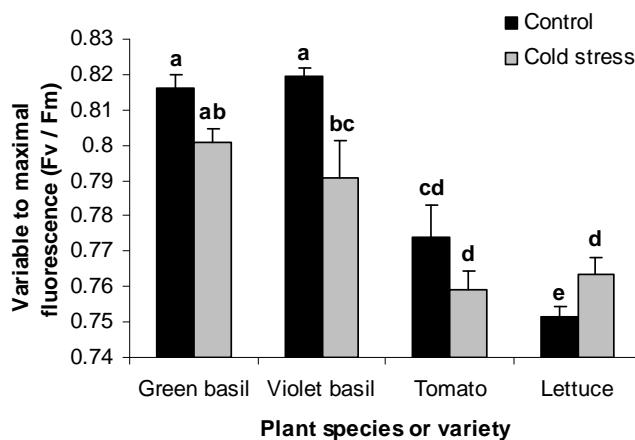
از این آزمایش نتیجه‌گیری می‌شود که از تکنیک فلورسانس کلروفیل می‌توان برای تشخیص تنفس سرما و کمی کردن میزان تنفس واردہ در گیاهان مورد مطالعه در این آزمایش استفاده کرد

گیاه به تنفس کوتاه مدت سرما بوده و باعث قرار گرفتن آن در رده سوم پس از دو رقم ریحان می‌شود. نتایج مشابه در دمای روز ۱۲ و دمای شب ۷ درجه سانتیگراد در گوجه‌فرنگی گزارش شده است (Hu et al., 2006).



شکل ۳. اثر تنفس سرما (۱۲ ساعت دمای ۴ °C در تاریکی) بر میزان فلورسانس کلروفیل متغیر در ریحان سبز، ریحان بنفش، گوجه‌فرنگی و کاهو. حروف متفاوت در بالای ستون‌ها نشان دهنده اختلاف معنی‌دار تیمارها در سطح ۵٪ است.

Fig. 3. Effect of cold stress (12 hrs at 4 °C in darkness) on variable chlorophyll fluorescence (Fv) of green basil, violet basil, tomato and lettuce. Different letters on the columns show significant different at 5% level of probability.



شکل ۴. اثر تنفس سرما (۱۲ ساعت دمای ۴ °C در تاریکی) بر میزان فلورسانس کلروفیل متغیر به حداقل در ریحان سبز، ریحان بنفش، گوجه‌فرنگی و کاهو. حروف متفاوت در بالای ستون‌ها نشان دهنده اختلاف معنی‌دار تیمارها در سطح ۵٪ است.

Fig. 4. Effect of cold stress (12 hrs at 4 °C in darkness) on variable to maximal chlorophyll fluorescence ratio (Fv/Fm) of green basil, violet basil, tomato and lettuce. Different letters on the columns show significant different at 5% level of probability.

## منابع

- Bradford, K.J., Hsiao, T.C., 1982. Physiological response to moderate stress. In: Lange, O.I., Nobel, P.S., Osmond C.B., and Ziegler H. (Eds.), Encyclopedia of Plant Physiology. Physiological Plant Ecology. II. Water relations and carbon assimilation. New York, Berlin, Heidelberg: Springer. pp, 263-324.
- Bron, I.U., Riberio, V., Azzolin, M., 2004. Chlorophyll fluorescence as a tool to evaluate the ripening of 'Golden' papaya fruit. Postharvest Bio. Tech. 33, 163-173.
- Deell, Y.R., Kooten, O.V., Prang, R.K., Murr, D.P., 1999. Applications of chlorophyll fluorescence techniques in postharvest physiology. Hort. Rev. 23, 69-107.
- Greaves, J.A., Wilson, J.M., 1987. Chlorophyll fluorescence analysis - an aid to plant breeders. Biologist. 34, 209-14.
- Hak, R., Rinderle-Zimmer, U., Lictenthaler, H.K., Nater, L., 1993. Chlorophyll a fluorescence signatures of nitrogen deficient barley leaves. Photosynthetica. 28, 151-159.
- Hakam, P., Khanizade, S., Deell, J.R., Richr, C., 2000. Assessing chilling tolerance in roses using chlorophyll fluorescence. Hort. Sci. 35, 184-186.
- Hopkins, W.G., 1999. The physiology of plants under stress. In: Introduction to Plant Physiology, 2<sup>nd</sup> Ed., Wiley, New York, pp, 451-475.
- Hu, W.H., Zhou, Y.H., Yao Shun Dua, Y.S., Xia, X.J., Yua, J.Q., 2006. Differential response of photosynthesis in greenhouse- and field-ecotypes of tomato to long-term chilling under low light. J. Plant Physiol. 163, 1238-1246.
- Jian-yong, L., Hai-xia, T., Xin-guo, L., Jing-jing, M., Qi-wei, H. 2008. Higher chilling-tolerance of grafted-cucumber seedling leaves upon exposure to chilling stress. Agric. Sci. China. 7(5), 570-576
- Koocheki, A., Zand, A., Rezvani Moghaddam, P., Mahdavi Damghani, A., Jami AL-Ahmadi, M., Vesal, S., 2005. Plant Ecophysiology. Ferdowsi University of Mashhad Publication. 445p. [In Persian].
- Maxwell, K., Johnson, G.N., 2000. Chlorophyll fluorescence a practical guide. J. Exp. Botany. 51(345), 659-668.
- Percival, G.C., Henderson, A., 2003. An assessment of the freezing tolerance of urban trees using chlorophyll fluorescence. Hort. Sci. 78, 254-260.
- Percival, G.C., Bräggs, M., Dixon, G.R., 1998. The influence of sodium chloride and waterlogging stress on *Alnus cordata*. J. Arb. Cul. 24, 19-27.
- Peyvast, G.A., 2007. Vegetable Production. Daneshpazir Publication. 487p. [In Persian].
- Roosta, H.R., Schjoerring, J.K., 2007. Effects of ammonium toxicity on nitrogen metabolism and elemental profile of cucumber (*Cucumis sativus* L., cv. Styx) plants. J. Plant Nutri. 30, 1933-1951.
- Seppanen, M.M., 2000. Characterize of freezing tolerance in *Solanum commersonii* (dun.) with special reference of the relationship between and oxidative stress. University of Helsinki, Department of Production, Section of Crop Husbandry. 56, 4-44.
- Smillie, R.M., Hetherington, S.E., 1983. Stress tolerance and stress-induced injury in crop plants measured by chlorophyll fluorescence in vivo. Plant Physiol. 72, 1043-50.

- 
- Starck, Z., Niemyska, B., Bogdan, J., Akour Tawalbeh, R.N., 2000. Response of tomato plants to chilling stress in association with nutrient or phosphorus starvation. *Plant Soil* 226, 99–106.
- Wien, H.C., 1995. *The Physiology of Vegetable Crops*. UK. Cab International. 651p.
- Wongsheree, T., Ketsa, S., Wouter, G., van Doorn, W.G., 2009. The relationship between chilling injury and membrane damage in lemon basil (*Ocimum×citriodourum*) leaves. *Postharvest Bio. Tech.* 51, 91–96.
- Yamada, M., Hidaka, T., Fukamachi, H., 1996. Heat tolerance in leaves of tropical fruit crop as measured by chlorophyll fluorescence. *Sci. Hortic.* 67, 39-48.

## **Studying the effect of cold stress on green basil, violet basil, tomato and lettuce using chlorophyll fluorescence technique**

**H.R. Roosta<sup>1\*</sup>, A. Sajjadinia<sup>2</sup>**

1. Assistant Professor, Dept. of Horticulture, Faculty of Agriculture, Vali-e-Asr University of Rafsanjan
2. M.Sc, Dept. of Horticulture, Faculty of Agriculture, Vali-e-Asr University of Rafsanjan

### **Abstract**

Cold stress causes great yield reduction in greenhouse crops. In order to study the damage of cold stress in some greenhouse crops, a factorial experiment based on CRD was conducted with two factors including temperature in two levels (4 and 21 °C) and plant species in four levels (green basil, violet basil, tomato and lettuce) with 3 replications. To apply the cold stress, these plants were placed under 4°C and dark condition for 12 hrs. The results showed that minimal chlorophyll fluorescence of basil plants was significantly higher in control plants compared to the cold-stressed ones, whereas in lettuce it was significantly higher in cold-stressed plants. In this experiment, it was also observed that maximal fluorescence ( $F_m$ ), variable fluorescence ( $F_v$ ) and maximum quantum efficiency of photosystem II ( $F_v/F_m$ ) of green basil, violet basil and tomato plants were significantly lower under cold stress compared to the control. In contrast, these parameters were increased by cold stress in lettuce. These findings confirm the resistance of lettuce to cold stress and stimulating this plant to increase the maximum quantum efficiency of photosystem II under low temperature conditions.

**Keywords:** thermal stress, vegetables, chilling, *Lactuca sativa*, *Lycopersicon esculentum*, *Ocimum basilicum*.

---

\*Correspondent author: Hamid Reza Roosta, Vali-e-Asr University of Rafsanjan.  
Tel: +98 (391) 3202031; Fax: +98 (391) 3202042; E-Mail: roosta\_h@yahoo.com