

بررسی اثر عناصر ریز مغذی روی (Zn) و منگنز (Mn) بر وضعیت کلروفیل فلئورسنس در ارقام مختلف گلرنگ

لیلا یاری^۱، حسین حیدری شریف آباد^۱، سید علی محمد مدرس ثانوی^۲ و علی سروش زاده^۲

۱- کارشناس و دانشیار موسسه تحقیقات ثبت، کنترل و گواهی بذر و نهال. ۲- اعضای هیئت علمی دانشگاه تربیت مدرس.

مقدمه

عنصر روی (Zn)، از جمله عناصر ضروری برای رشد گیاه است که در تشکیل اسید ایندول اسیتیک دخالت می‌نماید و رشد گیاه را تنظیم می‌کند. بعلاوه روی باعث فعال شدن بسیاری از آنزیم ها و رشد گیاه را تنظیم می‌کند. بعلاوه روی باعث فعال شدن بسیاری از آنزیم ها می‌شود، بطوری که برای سنتز کلروفیل و تشکیل کربوهیدراتها، لازم و ضروری است (vitsoh, et al 1994). اکثر آنزیمهایی که در متابولیسم کربوهیدراتها نقش دارند، بواسطه عنصر روی فعال می‌شوند. (Marschner, 1995). چون روی عنصری است که در داخل گیاه، قادر به انتقال مجدد نیست لذا محلول پاشی آن، مناسب تر می‌باشد. (vitsoh, et al 1994). گیاهان روغنی، از گیاهان حساس به کمبود روی هستند و باید نسبت به دادن کود حاوی روی، به آنها اقدام نمود تا علاوه بر ازدیاد تولید، غلظت روی در آنها افزایش یابد (ملکوتی و طهرانی، ۱۳۷۸). منگنز در سیستمهای ترکیبی گیاه، مشارکت دارد. در واکنشهای انتقال الکترون در گیاه دخیل بوده و در تولید کلروفیل نیز نقش دارد (سالاردینی و مجتهدی، ۱۳۶۷؛ ملکوتی و طهرانی، ۱۳۷۸). وجود آن در فتوسیستم دو که در فتولیز آب شرکت می‌نماید، ضروری به شمار می‌آید (سالاردینی و مجتهدی، ۱۳۶۷). منگنز به عنوان یک فاکتور فعال کننده در گیاه عمل می‌کند که تقریباً باعث فعال شدن سی و پنج آنزیم مختلف در گیاه می‌گردد (Burnell, 1988). این یون همانند یون منیزیم، قادر است ATP را با کمپلکس آنزیمی (فسفوکینازها و فسفو ترانسفرازها) پیوند دهد (سپهر، ۱۳۷۷). با توجه به نقش منگنز و روی (Zn) در گیاه و اهمیت آنها در تامین سلامت انسان، باید کود روی را حداقل دو و یا سه سال یکبار و کود منگنز را حداقل به میزان یکبار در سال برای محصولات زراعی و باغی استفاده نمود (ملکوتی و لطف‌الهی، ۱۳۷۸). لازم به ذکر است حد بحرانی عنصر روی (Zn) در خاک کمتر از یک (<1) میلی‌گرم در کیلوگرم و حد بحرانی منگنز کمتر از ده (<10) میلی‌گرم در کیلوگرم می‌باشد (ملکوتی، ۱۳۷۸). الگوی اختصاصی ساطع شدن فلئورسنس کلروفیل اولین بار توسط کات اسکای (۱۹۳۱) مطرح و هم اکنون بنام اثر کات اسکای شناخته شده است، این خصوصیت بطور مشخص فرآیندهای اولیه فتوسنتزی را که در کلروپلاست انجام می‌گیرد، منعکس می‌سازد. این فرآیندها با جذب نور و انتقال انرژی در واکنشهای فتوسیستم II مرتبط می‌باشند. (Bjorkman and Demmig-Adams, 1994; Krause and Weis, 1994; Schreiber et al., 1994).

فتوسیستم II شامل اکسیداسیون آب بوده بسیار حساس به تنشهای محیطی می‌باشد و در اثر این تنشها دچار اختلال می‌گردد (یدوی، ۱۳۷۸). مقدار فلئورسنس در گیاهان سبز تقریباً ۳ تا ۵ درصد کل انرژی برانگیخته است (والکر، ۱۹۸۵). بطور اختصاصی بوسیله کلروفیل a و عمدتاً در طیف قرمز (حداکثر طول موج ۶۸۵ نانومتر) ساطع می‌شود (Jannifer et al, 1999). اندازه‌گیری کلروفیل فلورسنس یک روش مفید و با صرفه است، چرا که زیان آور نیست و دارای طرز عمل ساده ای است (Krause and Weis, 1991; Mohammed et al., 1995; Kiiao et al., 1997).

استفاده از خصوصیات فلئورسنس کلروفیل بعنوان ابزاری موثر، در تحقیقات نوری فتوسنتز و تغییرات کمی مربوط به آن، در شرایط فیزیولوژی مختلف از جمله استرس، شناخته شده است (Jannifer et al, 1999). کلروفیل فلورسنس اثرات استرسهای محیطی، از قبیل دمای پایین (Gray et al., 1994)، خشکی (Jefferies, 1994) و کمبود مواد غذایی (Dannehl et al., 1996) موثر بر فرآیندهای فتوشیمیایی (PSII) فتوسیستم II را نشان می‌دهد و بطور کلی کلروفیل فلورسنس یک روش قوی برای مطالعه کمبودهای تغذیه ای در گیاهان می‌باشد (Val et al., 1995).

در این رابطه، دستگاه استرس متر گیاهی قادر به نشان دادن اثرات مستقیم یا غیر مستقیم استرسهای محیطی بر عملکرد سیستم نوری II بوده و بنابراین از آن می‌توان جهت تعیین اثرات تنشهای محیطی بر فتوسنتز گیاهان

دراکوسیستم های محیطی و زراعی استفاده نمود (سپهری، ۱۳۸۱؛ یدوی، ۱۳۷۸). با پارامترهای اندازه گیری شده توسط دستگاه استرس متر گیاه، می توان عملکرد سیستم نوری II را در جریان عمل فتوسنتز مورد ارزیابی قرار داد. این پارامترها عبارتند از Fv/Fm ، $Fv/Fm F0$ ، $T1/2$.

$F0$: فلئورسنس حاصله در زمان صفر، بلافاصله پس از تابش نور (فلئورسنس حداقل یا پایه).

Fm : حداکثر فلئورسنس حاصله از مراکز واکنش چرخه ای فتوسنتز (فلئورسنس حداکثر)

Fv : تغییرات فلئورسنس متغیر به فلئورسنس ماکزیمم.

Fv/Fm : نسبت فلئورسنس متغیر به فلئورسنس ماکزیمم.

$T1/2$: نصف زمان لازم برای رسیدن $F0$ به Fm (نصف مدت زمانی که در آن، حداکثر فلئورسنس Fm بدست

می آید). (Jannifer et al, 1999). تغییرات سطوح فلورسنس (Fv) که ناشی از فتوسیستم II می باشد، به میزان استرس

به مولکولهای پذیرنده پلاستوکوئینون A بستگی دارد، وقتی که پلاستوکوئین A در ابتدای واکنش غیر چرخه ای

فتوسیستم II اکسیده می شود، کمترین فلئورسنس را در سطح صفر ($F0$) تولید می کند و با احیای پلاستوکوئینون

A، فلئورسنس افزایش می یابد. تا اینکه تمام مولکولهای پلاستوکوئین A احیا شود و متغیر فلورسانس به حداکثر خود

(Fm) برسد، که این نوع خروج فلئورسنس را ساطع شدن فوتوشیمیایی می نمایند. بسیاری از تحقیقات نشان می دهد که

نسبت تغییرات به ماکزیم کلروفیل فلئورسنس (Fv/Fm)، تصویری از کارآیی شیمیایی فتوسیستم II را ارائه می دهد.

بعلاوه یک همبستگی بین بازدارنده های فتوسنتزی و کاهش Fv/Fm در برگهای سالم وجود دارد (باتلر ۱۹۷۸؛ یدوی، ۱۳۷۸).

کمبود عناصر تغذیه ای باعث تغییر در متابولیسم و مقدار کلروفیل در گیاه می شود، که از جمله این عناصر می

توان به روی، منیزیم، آهن و... اشاره نمود. کمبود این عناصر باعث کاهش در مقدار کلروفیل a, b و کارتنوئیدهای موجود

در برگ می گردد. بعلاوه نسبت کلروفیل a به b در اثر کمبود این عناصر تغییر می نماید. کاهش مقدار کلروفیل در

گیاه ناشی از کاهش بیوسنتز کلروفیل و یا رشد ضعیف کلروپلاستها می باشد. عنصر روی نیز یکی از عناصر ضروری

برای فعالیتهای فتوسنتزی گیاه به شمار می رود (Ralph and Barchett, 1988). از پیامدهای کمبود این عنصر می توان

به کاهش نسبت Fv/Fm اشاره نمود. بعلاوه کمبود عنصر روی (Zn) باعث کاهش در فعالیت PSI و PSII می گردد. طی

تحقیقی که بر روی بعضی از درختان میوه گرمسیری (نارنگی، مانگو) جهت ارزیابی نقش عناصر روی، منیزیم و آهن بر

فعالیتهای فتوسنتزی و کلروفیل فلورسنس صورت گرفت، گزارش شد که در گیاهان دچار کمبود مقدار کلروفیل a, b و

کارتنوئیدهای موجود در برگ کاهش یافته، بعلاوه نسبت Fv/Fm نیز تقلیل یافت. عنصر آهن در مقایسه با عناصر روی

و منیزیم، اثر بیشتری بر کاهش Fv داشت. (Balakrishnan et al., 2000).

منگنز یکی از عناصر مهم در ساختار کلروپلاست بوده و در مراحل فتوسنتز (پروپزی، ۱۳۸۱) از جمله فرآیندهای

اکسیداسیون و احیاء و در سیستم انتقال الکترون فتوسنتزی دخالت دارد. بنابراین وجود منگنز در فتوسیستم II که

در فتولیز شرکت می کند، ضروری به شمار می آید. در صورت کمبود منگنز، ساختمان کلروپلاستها حتی هنگامی که سایر

اجزای سلول تغییر قابل رویت از خود نشان نمی دهند، بطور محسوسی آسیب می بیند (سالار دینی، ۱۳۶۷).

مواد و روشها

آزمایش در سال زراعی ۱۳۸۱-۱۳۸۰ در مزرعه پژوهشی دانشکده کشاورزی دانشگاه تربیت مدرس واقع در

پانزده کیلومتری بزرگراه تهران-کرج انجام گرفت. این آزمایش بصورت فاکتوریل در قالب طرح پایه بلوکهای تصادفی با

سه تکرار اجراء شد. فاکتور اول شامل پنج سطح محلولپاشی در (شاهد، آبپاشی، محلولپاشی روی (Zn)، محلولپاشی منگنز

و محلولپاشی توام روی+منگنز) و فاکتور دوم شامل پنج رقم گلرنگ (نبراسکا-۱۰، اراک-۱۱۸، محلی اصفهان، یواس، و

ژیلا) بودند. هر کرت آزمایشی به مساحت ده مترمربع و دارای پنج ردیف کاشت به طول پنج متر و فاصله خطوط ۴۵

سانتی متر از یکدیگر بود. عملیات محلولپاشی در مرحله ۵۰ درصد گلدهی، بصورت دو در هزار کلات روی (۲ کیلوگرم

در هکتار، EDTA-zn)، سه در هزار کلات منگنز (۳ کیلوگرم در هکتار) و مخلوطی از غلظت دو در هزار کلات روی و سه

در هزار کلات منگنز (۳+۲ کیلوگرم در هکتار) و بالاخره آبپاشی، با یک لیتر آب در هر کرت انجام شد. کلروفیل فلورسنس

برگها در گیاه با استفاده از دستگاه استرس متر PSM (مدل بیومانیاتور AB، ساخت سوئد) اندازه گیری شد.

جهت اندازه‌گیری کلروفیل فلئورسنس برگها، بر روی هر برگ گیره مخصوص استرس نصب شد تا به مدت ۵ دقیقه نور به آنها نرسد، سپس با استفاده از دستگاه استرس مترمیزان کلروفیل فلئورسنس آنها از طریق اندازه‌گیری پارامترهای $f_0-f_v-f_m-f_v/f_m-t_{1/2}$ تعیین گردید.

نتایج و بحث

F_v/F_m در سطح ۱٪ درصد در بین ارقام معنی‌دار گردید، اما تفاوت معنی داری بین تیمارهای محلولپاشی مشاهده نگردید، بعلاوه در بررسی اثر متقابل رقم×محلولپاشی نیز در سطح ۱٪ تفاوت معنی داری مشاهده نگردید. در مقایسه بین ارقام بیشترین میزان F_v/F_m در رقم ژایلا مشاهده گردید و بعد از آن به ترتیب رقمهای us-10 و اراک بیشترین میزان F_v/F_m را دارا بودند. کمترین میزان F_v/F_m در رقم نبراسکا-۱۰ مشاهده گردید. در مقایسه بین تیمارهای محلولپاشی، بیشترین میزان F_v/F_m در محلولپاشی با روی (Zn)، مشاهده گردید و کمترین میزان آن در شاهد مشاهده گردید. در بررسی اثر متقابل بیشترین میزان F_v/F_m در رقم ژایلا×محلولپاشی توأم روی+منگنز مشاهده گردید. کمترین میزان F_v/F_m در رقم نبراسکا-۱۰×شاهد بدست آمد. از پیامدهای کمبود این عنصر (Zn) می‌توان به کاهش نسبت F_v/F_m اشاره نمود. بعلاوه کمبود عنصر روی (zn) باعث کاهش در فعالیت PSI و PSII می‌گردد. طی تحقیقی که بر روی بعضی از درختان میوه گرمسیری (نارنگی، مانگو) جهت ارزیابی نقش عناصر روی، منیزیم و آهن بر فعالیت‌های فتوسنتزی و کلروفیل فلورسنس صورت گرفت، گزارش شد که در گیاهان دچار کمبود مقدار کلروفیل a, b و کارتنوئیدهای موجود در برگ کاهش یافته، بعلاوه نسبت F_v/F_m نیز تقلیل یافت. که این ناشی از اثر عناصر ریز مغذی mn, Zn بر روی این صفت F_v/F_m می‌باشد.

$t_{1/2}$ (نصف زمان لازم برای رسیدن F_0 به F_m)، در سطح ۱٪ درصد در بین ارقام مشاهده گردید، اما تفاوت معنی‌داری در بین تیمارهای محلولپاشی و اثرات متقابل آنها، مشاهده نگردید. در مقایسه بین ارقام بیشترین میزان $t_{1/2}$ در رقم اراک، بعد از آن ارقام اصفهان و ژایلا به ترتیب بیشترین میزان را دارا بودند، کمترین میزان در رقم نبراسکا-۱۰ مشاهده گردید. در مقایسه بین تیمارهای محلولپاشی بیشترین میزان در محلولپاشی روی (Zn) مشاهده و کمترین میزان در شاهد، مشاهده گردید. در بررسی اثرات متقابل بیشترین میزان، $(t_{1/2})$ در رقم اراک×روی (Zn) و کمترین میزان در رقم نبراسکا-۱۰ توأم با شاهد مشاهده گردید.

منابع

- [۱] سالاردینی، ع و مجتهدی، م (۱۳۶۷). اصول تغذیه گیاه، چاپ اول، (ترجمه). مرکز نشر دانشگاهی تهران، ۳۱۵ص.
- [۲] سپهرالف (۱۳۷۷). بررسی اثر پتاسیم، منیزیم و عناصر ریز مغذی بر روی افزایش عملکرد و بهبود کیفیت آفتابگردان، پایان‌نامه کارشناسی ارشد، خاکشناسی، دانشکده کشاورزی دانشگاه تربیت مدرس ۱۰۸ص.
- [۳] ملکوتی، م (۱۳۸۱). نقش غنی‌سازی و افزایش عملکرد و ارتفاع سلامت جامعه، چکیده مقالات هفتمین کنگره زراعت و اصلاح نباتات، کرج، تهران، ۷۳۵ص.
- [۴] ملکوتی، م و طهرانی، م (۱۳۷۸). نقش ریز مغذیها در افزایش عملکرد و بهبود کیفیت محصولات، عناصر خرد با تاثیر کلان، ناشر: انتشارات دانشگاه تربیت مدرس، ۲۹۹ص.
- [۵] ملکوتی، م و لطف‌الهی، م (۱۳۷۸). نقش روی در افزایش کمی و کیفی محصولات کشاورزی و بهبود سلامتی جامعه: روی عنصری فراموش شده: نشر آموزش کشاورزی، ۱۹۳ص.
- [۶] نارکی، ف (۱۳۸۰). زراعت گلرنگ، وزارت کشاورزی، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، معاونت ترویج، ایستگاه تحقیقات کشاورزی گچساران، نشریه ترویجی، ۱۹ص.
- [7] Adams, M.L. (1993). Use of leaf Fluorescence and reflectance characteristics to detect Mn stress in soybeans. MS thesis. Cornell University, Ithaca, New York.
- [8] Balakrishnan, K., Rajendran, C. and Kulandaivelu, G. (2000). Differential responses of iron, magnesium and zinc deficiency on pigment composition and photosynthetic activity in tropical fruit crops.
- [9] Bjorkman, O. and Demmig-Adams, B. (1994). Regulation of photosynthetic light energy capture, conversion, and dissipation in leaves of higher plants. In: Ecophysiology of photosynthesis. Eds. E.-D. Schulze and M.M. Caldwell. Springer-Verlag, Berlin, pp. 49-70.
- [10] Jennifer, R., Deell, O.K., Robertk., K.D. and Dennis, P.M. (1999). Application of chlorophyll fluorescence to evaluate techniques in post harvest physiology. Horticultural Reviews, Volume 23, pp: 68-107
- [11] Kiiao, M., lei, T.T. and Koike, T. (1997). Application of chlorophyll fluorescence to evaluate Mn tolerance of deciduous deciduous broad-leaved tree seedling native to north Japan.
- [12] Val, J., Sanz, M., Montanes, L. and Monye, E. (1995). Application of chlorophyll fluorescence to study iron and manganese deficiencies in peach tree.
- [13] Walker, D. (1985). Measurement of oxygen and chlorophyll. P. 95-106 Technologies in bioproductivity and photosynthesis. Pergamon press, Oxford, England.