

اثر بخشی طیف‌های مختلف نوری بر مهار تنش نور شدید در گل رز رقم سامورایی

لیلا بیات، مصطفی عرب* و ساسان علی نیائی فرد

گروه باغبانی پردیس ابوریحان دانشگاه تهران

(تاریخ دریافت: ۱۳۹۷/۰۸/۲۳، تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۸/۰۴/۱۹)

چکیده:

گل رز از شاخص‌ترین گل‌های شاخه بریده می‌باشد که در تولید گلخانه‌ای آن میزان تابش نور از اهمیت بسیاری برخوردار است. کاهش و یا افزایش شدت نور، هر دو منجر به کاهش فتوسنتز و رشد گیاه می‌شوند. در این تحقیق با استفاده از فلورسانس کلروفیل a و آزمون OJIP که از روش‌های دقیق محاسبه کارایی فتوسنتز در گیاه می‌باشند، اثرات طیف نور بر فتوسنتز و برهم کنش آنها با تنش نور شدید تجزیه و تحلیل شد. آزمایش در بهار سال ۹۶ در گلخانه تحقیقاتی پردیس ابوریحان- دانشگاه تهران با چهار اتاقک رشد مجهز به نور قرمز، آبی، قرمزآبی و سفید بر روی گل رز رقم 'سامورایی' به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی انجام شد. پس از یک ماه قرارگیری گل-ها در زیر نورهای مختلف با دوره نوری ۱۲ ساعت روشنایی و تاریکی با شدت نوری ۲۵۰ میکرومول بر مترمربع بر ثانیه، گیاهان برای اعمال تیمار تنش نوری به مدت ۱۲ ساعت به اتاقک رشدی با شدت نور ۱۵۰۰ میکرومول بر مترمربع بر ثانیه منتقل شدند. در بررسی پارامترهای بیوفیزیک فتوسنتزی، بالاترین شاخص جذب انرژی و نرخ انتقال الکترون نسبت به مرکز واکنش در نور قرمز مشاهده شد. همچنین بیشترین میزان رنگدانه‌های فتوسنتزی، آنتوسیانین و کربوهیدرات محلول و کمترین میزان پراکسیداسیون غشا و پراکسید هیدروژن نیز در نور قرمز مشاهده گردید. بنابراین بر اساس نتایج حاصل از آنالیز پارامترهای فتوسنتزی و بیوشیمیایی، نور قرمز در کاهش خسارت نوری گیاه رز موثر بوده است.

واژه‌های کلیدی: رنگدانه‌های فتوسنتزی، شدت نور، طیف نور، فلورسانس کلروفیل

مقدمه:

2010b). امروزه در گلخانه‌های پیشرفته از نور مکمل برای افزایش رشد و تولید محصولات کشاورزی استفاده می‌کنند (Massa et al., 2008; Hogewoning et al., 2010a; Paradiso et al., 2011; Ouzounis et al., 2014). از آنجایی که نور از شرایط محیطی موثر در پرورش رز می‌باشد، همواره جهت استفاده بهینه از نور، تحقیقات وسیعی صورت گرفته است. چنانچه در مناطقی که نور تابشی کافی در اختیار گیاه قرار ندارد از نورهای مکمل جهت رشد بهتر رز استفاده شده است (Paradiso et al., 2011). امروزه کاربرد LED ها بعلاوه عمر

نور به‌عنوان منبع و سیگنال انرژی، از مهم‌ترین عوامل موثر در رشد و نمو گیاهان می‌باشد. شدت نور، دوره نوری و طیف نور بر مورفولوژی و فیزیولوژی گیاهان موثر می‌باشند. طیف‌های نوری فتوسنتز شامل: نور قرمز با طول موج (۷۰۰-۶۰۰) و آبی (۴۵۰-۴۲۰) نانومتر است که بوسیله مهم‌ترین رنگدانه‌های برداشت‌کننده نور، کلروفیل a با پیک جذب ۴۳۰ و کلروفیل b با پیک جذب ۴۳۵ و ۶۴۲ نانومتر جذب می‌گردند (Sager and McFarlane, 1997; Hogewoning et al., 2011).

*نویسنده مسئول، نشانی پست الکترونیکی: mosarab@ut.ac.ir

طولانی، کاهش هدر رفت گرمایی و قابلیت تنظیم دقیق شار فوتون فتوسنتزی (Photosynthetic photon flux density (PPFD)) و طول موج نور تابشی، جایگزینی مناسب برای منابع نوری قدیمی است (Bourget, 2008; Morrow, 2008). فوتون‌های نور توسط کلروفیل‌ها جذب و به مراکز واکنش فتوسیستم یک و دو منتقل می‌گردند و سه سرنوشت شامل؛ مسیر فتوشیمیایی، فلورسانس و فرونشانی گرمایی (Non photochemical quenching (NPQ)) برای آنها رخ می‌دهد. فلورسانس به عنوان انرژی بازتاب شده حاوی اطلاعات مفیدی از عملکرد فتوسنتز می‌باشد (Zarco-Tejada, 2000). توازن میان دریافت و مصرف انرژی در تغییرات کمیت و کیفیت نور یکی از راهکارهای حفاظتی فتوسنتز می‌باشد که در اثر تنش‌های مختلف زیستی و غیرزیستی این موازنه تغییر کرده و موجب خسارت به دستگاه فتوسنتزکننده می‌گردد (Kalaji et al., 2012). تنش نور شدید از مهم‌ترین تنش‌های غیرزیستی است که بر رشد گیاه تاثیر گذاشته و موجب کاهش عملکرد فتوسنتز می‌گردد (Yamori et al., 2010; Li et al., 2017). تنش نوری باعث ایجاد گونه های واکنش‌گر اکسیژن (Reactive oxygen species (ROS)) شامل؛ سوپراکسید، اکسیژن منفرد و پراکسید هیدروژن در غشاء تیلاکوئید می‌گردد که باعث خسارت نوری به فتوسیستم دو می‌گردند (Chen et al., 2017). یکی از روش‌های تحقیق بر روی عملکرد فتوسیستم دو و واکنش آن به تغییرات محیطی، بررسی فلورسانس کلروفیل a می‌باشد که براساس اطلاعات بدست آمده از فلورسانس می‌توان میزان جذب فوتون‌های انرژی، انتقال الکترون‌ها، میزان هدر رفت گرمایی و شاخص فعالیت فتوسیستم دو و بسیاری از پارامترهای دیگر را بررسی نمود (Kalaji et al., 2012; Kalaji et al., 2016). مطالعات پیشین برخی جنبه‌های سلولی قرار گرفتن در معرض طیف‌های مختلف نور را بررسی کرده‌اند. به عنوان مثال، با اثرگذاری طیف نور آبی بر هدایت کلروپلاست‌ها به حاشیه سلول گیاهی و کاهش زاویه برگ با ساقه از خسارت تنش نوری کاسته می‌شود (Ohgishi et al., 2004). طیف قرمز و آبی بصورت طیف تک رنگ و ترکیبی در بیان ژن‌های پروتئین‌های فتوسیستم دو

مواد و روش‌ها:

قلمه‌های تهیه شده از گل رز رقم سامورایی (*Rosa hybrida* 'Samuraie') cv. در اواخر بهمن ۹۵ در بستر پرلیت قرار گرفتند. پس از پنج هفته قلمه‌های ریشه‌دار شده با دو برگ به گلدان‌هایی به ارتفاع ۱۵ سانتیمتر و ترکیب بستر (۷۰٪ کوکوپیت +۳۰٪ پرلیت) منتقل شدند. گیاهان با نصف غلظت محلول هوگلند آبیاری شدند. گیاهان همگن با ارتفاع یکسان و بدون غنچه به اتافک‌های رشد با طیف‌های قرمز، آبی، سفید و ترکیب ۷۰٪ قرمز و ۳۰٪ که توسط LED های ۴۰ وات تهیه شده از شرکت پرتو رشد نوین با چهار تکرار با شدت نور ۲۵۰ میکرومول بر مترمربع بر ثانیه با شرایط محیطی یکسان منتقل شدند. در طول دوره رشد درجه حرارت 27 ± 5 درجه سانتی‌گراد، میزان رطوبت 50 ± 5 ٪ و دوره نوری ۱۲ ساعت روشنایی و ۱۲ ساعت تاریکی (۸ صبح تا ۸ شب) بطور منظم کنترل شدند. بعد از گذشت چهار هفته، گیاهان رز به مدت ۱۲

انحراف معیار (F_v/F_m) در هر تصویر با استفاده از نسخه هفت نرم افزار فلورکم محاسبه می‌گردد.

القا سریع فلورسانس کلروفیل a (OJIP) با دستگاه فلورپن مدل FP 100-MAX (Photon Systems Instruments, Drasov, Czech Republic) ابتدا برگ جوان و توسعه یافته رز حداقل ۲۰ دقیقه در تاریکی قرار داده شد و پس از آن با اجرای پرتکل OJIP مراحل بیوفیزیکی و سرنوشت الکترون برانگیخته شده در فتوسیستم دو مورد ارزیابی قرار گرفت (Strasser, 1995). اطلاعات ذخیره شده دستگاه در زمان اندازه‌گیری استخراج شده و با نرم افزار فلورپن تجزیه و تحلیل گردید. این اطلاعات شامل؛ فلورسانس در ۵۰ میکروثانیه (F_0)، دو میلی‌ثانیه (F_1)، ۶۰ میلی‌ثانیه (F_t) و بیشترین فلورسانس (F_m) می‌باشد. شاخص عملکرد بر مبنای جذب (PI_{ABS}) و میزان احیا کوئینون A (QA^-) در مرکز واکنش فتوسیستم دو از زمان فلورسانس اولیه (F_0) تا ماکزیمم فلورسانس (F_m) محاسبه می‌شود. همچنین توانایی به دام انداختن الکترون تهییج شده و انتقال آن در زنجیره الکترون فراتر از احیا کوئینون A (رابطه ۳)، عملکرد کوانتومی انتقال الکترون (رابطه ۴)، بازده کوانتومی اتلاف انرژی (رابطه ۵) و حداکثر تولید کوانتومی فتوشیمی اولیه (رابطه ۵) نیز بر اساس معادلات زیر محاسبه شد:

$$(۱) VJ = (FJ - F_0) / (F_m - F_0)$$

$$(۲) \Phi P_0 = 1 - (\Phi F_0 / F_m)$$

$$(۳) \psi_0 = 1 - VJ$$

$$(۴) \Phi E_0 = (1 - (F_0 / F_m)) \cdot \psi_0$$

$$(۵) \Phi D_0 = 1 - \Phi P_0 - (F_0 / F_m)$$

شار جذب انرژی در هر مرکز واکنش را با رابطه فرمولی (۶)، شار انرژی منتشر شده (فرمول ۷)، شار انرژی بدام افتاده در مرکز واکنش (فرمول ۸) و شار انتقال الکترون نسبت به مرکز واکنش (فرمول ۹) نیز بر مبنای معادلات زیر توسط دستگاه محاسبه گردید.

$$ABS/RC = (M_0 \cdot (1/VJ) \cdot (10 / \Phi p_0)) (M_0 = TR_0/RC - (۶) ET_0/RC)$$

$$(۷) DI_0/RC = (ABS/RC) - (TR_0/RC)$$

ساعت از ۸ صبح تا ۸ شب به اتاقک رشدی با شرایط محیطی کنترل شده مشابه تیمار طیف‌های مختلف نور با شدت نور ۱۵۰۰ میکرومول بر مترمربع بر ثانیه منتقل شدند. نور شدید با LED فول اسپکتروم ۹۶۰ وات با طول موج ۷۰۰-۴۰۰ تهیه شده از شرکت پرتو رشد نوین ایجاد گردید. بررسی عملکرد فتوسنتز، فلورسانس کلروفیل a، میزان محتویات کلروفیل، آنتوسیانین و کربوهیدرات، پراکسید شدن غشا و پراکسید هیدروژن برگ قبل و بعد از تنش نور شدید صورت گرفت.

آزمون OJIP و فلورسانس کلروفیل a: برای اندازه‌گیری

ماکزیمم اثر فتوسنتزی فتوسیستم دو از برگ‌های جوان و توسعه یافته گیاه استفاده گردید. قبل از اندازه‌گیری، نمونه‌ها به مدت ۲۰ دقیقه در تاریکی قرار گرفتند و سپس با دستگاه فلورکم مدل PSI, Czech Republic (Photon Systems Instruments, FC 1000-H Republic) میزان F_v/F_m بررسی گردیدند. دستگاه فلورکم از یک دوربین با حس‌گرهای حساس به نور و چهار LED تشکیل یافته که یک جفت آن جهت اندازه‌گیری فلاش و جفت دیگر برای فلاش‌های کوتاه و سریع و نور اشباع کاربرد دارد که از این داده‌ها جهت محاسبه ماکزیمم کارایی کوانتوم فتوسیستم دو (F_v/F_m) بر اساس پروتکل مشخص استفاده می‌شود (Genty et al., 1989; Aliniaiefard et al., 2014; Aliniaiefard and van Meeteren, 2014). ابتدا تصاویر مربوط به فلاش‌های کوتاه و پس از آن تصاویر مربوط به نور اشباع با شدت ۳۹۰۰ میکرومول بر مترمربع بر ثانیه بر روی نمونه ثبت می‌گردد که نتیجه این نور گذرا و اشباع، احیا شدن اولین کوئینون پذیرنده الکترون فتوسیستم دو می‌باشد (Genty et al., 1989). پس از اینکه فلورسانس به حالت پایدار رسید اطلاعات حاصل از فلورسانس بصورت اعداد حاصل از تفسیر تصاویر و میانگین ذخیره می‌گردد. اولین فلورسانس مربوط به فلورسانس پایه (F_0) و فلورسانس اوج (F_m) می‌باشد که با کسر این دو فلورسانس میزان فلورسانس متغیر بدست می‌آید ($F_v = F_m - F_0$). بنابراین میزان (F_v/F_m) با قرار دادن میزان $F_m - F_0$ در بالای کسر قابل محاسبه می‌باشد. میانگین مقادیر و

میلی لیتری انتقال داده شده و به رسوب موجود، مجدداً ۱۲-۱۰ میلی لیتر اتانول ۸۰ درصد اضافه کرده و پس از مخلوط کردن دوباره سانتریفیوژ شدند. محلول رویی به محلول قبل اضافه شد و حجم نهایی با اتانول ۸۰ درصد به حجم ۲۵ میلی لیتری رسانده شد. سپس ۱۰۰ میکرولیتر از عصاره را برداشته و به آن سه میلی لیتر آنترون (۱۵۰ میلی گرم آنترون خالص + ۱۰۰ میلی لیتر اسید سولفوریک ۰.۷۲٪) تازه تهیه شده اضافه شد و پس از ۳۰ ثانیه هم‌زدن، لوله‌ها به درون آب یخ انتقال یافتند تا خنک شوند. پس از خنک شدن جذب در طول موج ۶۲۵ نانومتر ثبت شد (van Doorn, 2012).

محاسبات آماری: چهار تیمار طیف نوری و در هر تیمار چهار تکرار مورد استفاده قرار گرفت و اندازه‌گیری در دو زمان قبل و بعد از قرار گرفتن در معرض نور شدید انجام شد. داده‌های فتوستتزی و غیر فتوستتزی با استفاده از نرم افزار SAS آنالیز شدند و داده‌های فلورسانس با نرم افزار فلورپین تجزیه و تحلیل گردیدند.

نتایج و بحث:

در این مطالعه با استفاده از آزمون OJIP سرنوشت نور جذب شده در شرایط مختلف نوری و تاثیر تنش نور در سیستم انتقال الکترون ارزیابی گردید و مشخص شد که بیشترین شاخص عملکردی فتوستتز به ازای نور جذب شده قبل از تنش نوری در نور قرمز و کمترین مقدار آن در نور سفید و قرمزآبی مشاهده شد اما بعد از تنش بالاترین میزان در نور قرمز و کمترین در نور سفید مشاهده گردید (شکل ۱). فلورسانس کلروفیل به‌عنوان ابزاری برای بررسی فیزیولوژی گیاه با اثر بر روی غشا تیلاکوئید برگ، توسط آزمون OJIP تحلیل و تجزیه گردید. این آزمون در بررسی کارایی فازهای بیوفیزیکی بین مراحل مختلف سیستم انتقال الکترون بسیار کاربردی است (Strasser et al., 2000; Kalaji et al., 2012; Kalaji et al., 2017; Serôdio et al., 2016). PI_{ABS} یکی از شاخص‌های مهم مورد بررسی در مقابل تنش است که اولین مرحله آن با جذب شار انرژی شروع شده و تا احیا کوئینون ادامه دارد

$$(۸) \text{ET0/RC} = M0.(1/VJ). \psi_0$$

$$(۹) \text{TR0/RC} = M0. (1/VJ)$$

میزان کلروفیل و کارتنوئید: جهت اندازه‌گیری کلروفیل

میزان ۰/۲۵ گرم از برگ رز را بوسیله ازت مایع پودر کرده و سپس در داخل فالكون با استون ۸۰٪ به حجم ۱۰ میلی لیتر رساندیم. فالكون‌ها را داخل سانتریفیوژ (SIGMA-3K30) با سرعت ۶۰۰۰ دور بر دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه گذاشته و سپس عصاره جدا شده فوقانی حاصل از سانتریفیوژ را داخل کووت ریخته و در طول موج ۶۶۳ برای کلروفیل a و طول موج ۶۴۵ برای کلروفیل b بوسیله اسپکتروفوتومتر (Lambda 25-UV/VIS spectrometer) قرائت گردید (Arnon, 1949).

سنجش میزان آنتوسیانین: برای تعیین آنتوسیانین مقدار

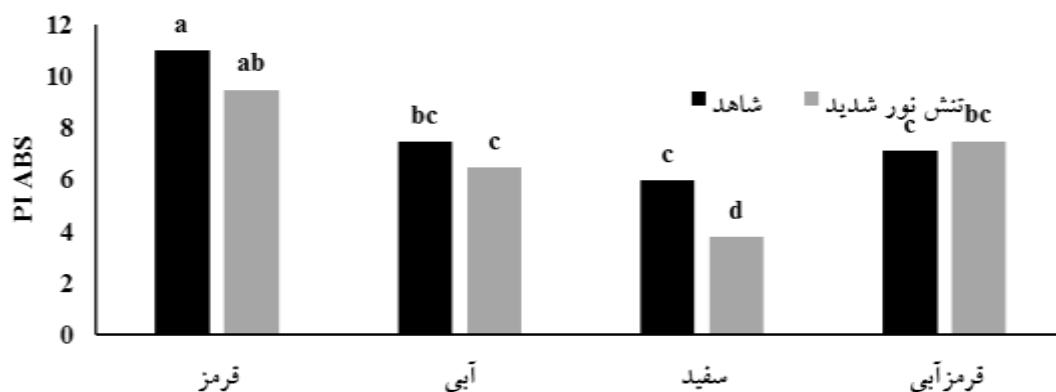
یک گرم از برگ تازه را با نیتروژن مایع پودر کرده و سپس به هر کدام مقدار ۱۰ میلی لیتر متانول اسیدی شده با هیدروکلریک اسید یک درصد اضافه کرده و در تاریکی با دمای ۴ درجه سانتیگراد به مدت ۲۴ ساعت نگهداری گردید. بعد از سانتریفیوژ، میزان جذب محلول رویی در طول موج ۵۵۰ نانومتر ثبت شد (Wagner, 1979).

اندازه‌گیری پراکسید هیدروژن: در اندازه‌گیری پراکسید

هیدروژن، ۰/۲۵ گرم بافت تازه برگ در تری کلرواستیک اسید (TCA) یک درصد سائیده شده و سپس عصاره حاصل به مدت ۱۰ دقیقه در ۵۰۰۰rpm سانتریفیوژ شد. به ۲۵۰ میکرولیتر از فاز بالا ۲۵۰ میکرولیتر از بافر فسفات پتاسیم ۱۰۰ میلی مولار (pH=7) و ۵۰۰ میکرولیتر از یدید پتاسیم یک مولار اضافه گردید و جذب نمونه‌ها در طول موج ۳۹۰ نانومتر ثبت گردید. مقدار پراکسید هیدروژن در هر نمونه با استفاده از ضریب خاموشی $0.028 \text{ M}^{-1} \text{ cm}^{-1}$ محاسبه گردید (Alexieva et al., 2001).

سنجش کربوهیدرات‌های قابل حل: برای ارزیابی

کربوهیدرات محلول، ابتدا ۰/۱ گرم از بافت تازه برگ را پودر کرده و پس از انتقال آن به درون تیوب‌های سانتریفیوژ و اضافه نمودن میزان ۱۳ میلی لیتر اتانول ۸۰ درصد، به مدت ۱۰ دقیقه در ۵۰۰۰ دور سانتریفیوژ گردید. محلول رویی به ارلن ۲۵



شکل ۱- شاخص عملکردی فتوسنتز به ازای نور جذب شده (PIABS) در قبل و بعد از تنش نور شدید در برگ رز تحت طیف‌های مختلف نور. حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۵ درصد با استفاده از آزمون دانکن می‌باشد.

انرژی نسبت به مرکز واکنش (ABS/RC) در قبل تنش در طیف قرمزآبی و بعد تنش در طیف سفید و آبی مشاهده شد اما اختلاف کمتر عددی قبل و بعد تنش مربوط به طیف قرمزآبی و قرمز می‌باشد. بالاترین مقدار بدام افتادن الکترون (TR0/RC) قبل از تنش تحت طیف قرمزآبی گزارش شد اما بعد از تنش کمترین میزان در این طیف مشاهده گردید. کمترین میزان اختلاف عددی در قبل تنش و بعد تنش هم در نور قرمزآبی مشاهده شد. بیشترین میزان انتقال الکترون از مرکز واکنش به سمت فراتر از کوئینون A (ET0/RC) قبل از تنش در نور قرمز و کمترین در نور آبی مشاهده شد و در بعد از تنش بالاترین میزان در نور قرمز و قرمزآبی و کمترین تحت طیف سفید و آبی گزارش گردید که میزان آن بعد از تنش به علت تهییج بیشتر الکترون‌ها افزایش داشته است. میزان اتلاف گرمایی (DI0/RC) در تمام تیمارها بعد از تنش افزایش داشته است اما در قبل از تنش کمترین میزان اتلاف گرمایی در طیف سفید و قرمز مشاهده گردید و در بعد از تنش کمترین میزان آن متعلق به طیف قرمز و قرمزآبی می‌باشد (جدول ۱). در بررسی کلی این چهار پارامتر فتوسنتزی به این نتیجه می‌رسیم که بعد از تنش نور شدید بعثت افزایش تهییج الکترون‌ها مقدار این پارامترها افزایش پیدا می‌کند اما چنانچه اختلاف بین تنش و قبل از تنش کمتر باشد نشانه سازگاری گیاه با شرایط بوجود آمده تحت تیمارهای خاص می‌باشد. رابطه این چهار پارامتر

(Strasser et al., 2000; Kalaji et al., 2012) بر اساس تحقیقات گذشته این پارامتر نقش بسیار مهمی در تفسیر میزان تحمل گیاهان به تنش‌های محیطی مانند تنش سرما (Rabara et al., 2017)، کمبود عناصر غذایی (Chitu et al., 2009)، تنش نور و گرما (Chitu et al., 2009)، تنش نور ضعیف و شدید (Kalaji et al., 2012; Wang et al., 2015)، تنش خشکی (Wang et al., 2012)، تنش شوری (Jafarinia and Shariati, 2012) و تنش غرقابی (Sarkar and Ray, 2016) دارد. کمترین میزان فلورسانس (F0) قبل از تنش در هر چهار تیمار نوری ثابت می‌باشد اما بعد تنش بالاترین میزان آن مربوط به نور قرمز و سفید و کمترین آن در نور آبی و قرمزآبی می‌باشد. بالاترین میزان فلورسانس در دو میلی ثانیه (F1) قبل تنش در نور آبی و کمترین در نور قرمزآبی گزارش شد در صورتی که بعد از تنش کمترین میزان در نور آبی و بیشترین در نور قرمز مشاهده شد. بیشترین میزان فلورسانس در ۳۰ میلی ثانیه (F1) در زمان قبل از تنش در نور آبی و کمترین آن مربوط به نور قرمزآبی و در بعد از تنش کمترین میزان در نور آبی و بیشترین آن در نور قرمز مشاهده گردید که در نور قرمز قبل تنش و بعد از تنش اختلاف کمتری گزارش شده است. در کارایی فتوسیستم دو (Fv/Fm) بیشترین تغییر در نور سفید و کمترین تغییر تحت نور قرمز و قرمزآبی مشاهده گردید (جدول ۱). در بررسی دیگر پارامترهای آزمون OJIP، بیشترین میزان جذب

جدول ۱- تاثیر طیف‌ها و شدت نور معمولی و شدید بر پارامترهای استخراج شده از آزمون OJIP

DI ₀ /RC	ET ₀ /RC	TR ₀ /RC	ABS/RC	F _v /F _m	F _I	F _J	F ₀	کیفیت نور	شدت نور
۰/۷۹۳ ^e	۱/۱۹ ^{ab}	۲/۳۷ ^c	۳/۱۶ ^d	۰/۶۸۹	۴۴۱۰۲ ^{ab}	۳۰۹۳۴ ^{cd}	۱۲۷۰۱/۸ ^c	قرمز	
۰/۸۳۹ ^{de}	۰/۷۷ ^c	۲/۲۸ ^c	۳/۲۲ ^d	۰/۷۱۴	۴۵۱۹۵ ^{ab}	۳۵۳۴۳ ^c	۱۲۶۰۶/۵ ^c	آبی	
۰/۸۳۹ ^e	۱/۱۶ ^{ab}	۲/۳۲ ^c	۳/۱۱ ^d	۰/۷۸۸	۴۱۳۷۰ ^b	۳۳۱۱۷ ^c	۲۷۱۴ ^c	سفید	۲۵۰
۱/۲۴ ^{cd}	۱/۰۷ ^b	۲/۵۲ ^{bc}	۳/۷۴ ^c	۰/۶۷۵	۳۸۴۴۱ ^c	۲۶۶۵۴ ^d	۱۲۴۳۳ ^c	قرمزآبی	
۱/۵۳ ^{bc}	۱/۴۴ ^a	۲/۸۵ ^a	۴/۳۵ ^b	۰/۶۶۵	۴۹۱۸۹ ^a	۴۹۱۸۹ ^a	۱۶۴۵۰/۸ ^a	قرمز	
۲/۲۶ ^a	۱/۳۳ ^{ab}	۲/۸۴ ^a	۴/۸۶۳ ^a	۰/۶۴	۳۳۷۲۴ ^c	۳۲۷۲۴ ^c	۱۴۰۷۷/۳ ^{bc}	آبی	۱۵۰۰
۱/۶۵ ^b	۱/۱۲ ^{ab}	۲/۹۱ ^a	۴/۵۶ ^a	۰/۶۱۴	۴۳۱۳۴ ^{ab}	۴۳۱۳۴ ^b	۱۶۹۷۹ ^a	سفید	
۱/۵۱ ^{bc}	۱/۴۲ ^a	۲/۶۹ ^{ab}	۴/۳۰۹ ^b	۰/۶۵	۴۲۹۲۵ ^{ab}	۴۲۹۲۵ ^b	۱۴۷۸۴/۳ ^b	قرمزآبی	
۰/۲۵۷ [*]	۰/۱۰۹ [*]	۰/۰۰۴ ^{ns}	۰/۱۶۰۱ ^{ns}	۰/۰۰۳ ^{ns}	۷۸۸۳۲۱۲۵/۵ [*]	۴۶۴۲۱۸۱۳/۴ [*]	۱۴۹/۴۴ ^{ns}	کیفیت نور	
۵/۱۲ ^{**}	۰/۶۱۳ ^{**}	۱/۶۱ ^{**}	۱۱/۷۴ ^{**}	۰/۰۶۶ ^{**}	۹۰۱۱/۵ ^{ns}	۸۷۸۸۳۱۸۵ ^{**}	۲۶/۵۲ ^{ns}	شدت نور	
۰/۴۱۲ ^{**}	۰/۱۲۶ [*]	۰/۰۷۳ [*]	۰/۴۴ ^{**}	۰/۰۱۳ ^{ns}	۱۲۰۴۵۰۴۴۲ ^{**}	۱۷۷۱۸۹۵۰۲ ^{**}	۴۹۴/۹۴ [*]	کیفیت شدت نور	

*** به ترتیب معنی دار در سطح ۱ و ۵ درصد. میانگین با حروف مشابه از نظر آماری تفاوت معنی داری در سطح ۵٪ آزمون دانکن ندارند.

باعث بیان mRNA مربوط به پروتئین‌های کلروفیل برداشت کننده نور می‌گردند (Apel and Klopstech, 1980). نور قرمز و نور سفید با اثر بر روی پیش‌ماده‌های تولید کلروفیل شامل؛ ۵-آمینولئونیک (ALA)، پرتوپروفرین IX، پرتوکلروفیلد و پرتوپروفرین منیزیم IX باعث افزایش بیوسنتز کلروفیل می‌گردند (Fan et al., 2013). کلروفیل‌ها و کارتنوئیدها با حضور در مجموعه برداشت کننده نور، نقش بسیار مهمی در کارایی فتوسنتز، جذب و انتقال الکترون دارند (Biswal et al., 2012). میزان کارتنوئیدها در قبل از تنش در نور آبی و در بعد از تنش تحت نور قرمز افزایش داشت و کمترین اختلاف در قبل و بعد از تنش در طیف قرمز مشاهده گردید (جدول ۲). کارتنوئیدها به عنوان آنتی‌اکسیدان، با تاثیر بر روی کلروفیل برانگیخته و اکسیژن منفرد از خسارت به دستگاه فتوسنتز جلوگیری می‌کنند. همچنین به‌عنوان پیش‌ساز پروتئین‌های چرخه زانتوفیل در کاهش بازدارندگی نوری توسط فرایند فرونشانی گرمایی بسیار موثر می‌باشند (Jahns and Holzwarth, 2012).

میزان آنتوسیانین قبل از تنش در نور قرمز و در بعد از تنش

آزمون OJIP جهت بررسی میزان کارایی فتوسنتز در تنش نوری و سایر تنش‌ها در تحقیقات گذشته گزارش شده است (Kalaji et al., 2012; Zushi et al., 2012). از آنجایی که اعمال تنش نور ۱۵۰۰ میکرومول بر مترمربع در ثانیه بدون افزایش دما حتی با استفاده از لامپهای ال ای دی امکانپذیر نمی‌باشد بنابراین سعی شد که دما در اواخر رشد گیاه حدود ۲۷ درجه با دامنه تغییرات سه تا پنج درجه باشد که احتمالاً این دما باعث اثر منفی بر پارامترها بیوفیزیک شده است.

بر اساس (شکل ۲) بیشترین میزان کلروفیل a در قبل از تنش در نور قرمز و در بعد از تنش نیز در نور قرمز و کمترین میزان آن تحت طیف قرمزآبی مشاهده شد. میزان کلروفیل b در قبل از تنش و بعد از تنش تفاوت قابل ملاحظه‌ای نداشت. میزان کلروفیل کل در قبل از تنش در نور قرمز بیشتر بود اما در کل اختلاف چندانی با طیف‌های دیگر مشاهده نگردید اما در بعد از تنش بیشترین میزان در طیف قرمز و کمترین مقدار در طیف آبی مشاهده گردید. نور قرمز با حفظ رنگدانه‌های فتوسنتزی در بعد از تنش اثر مشخص‌تری نسبت به تنش نور شدید با سایر تیمارها داشت. فیتوکروم‌ها با جذب نور قرمز



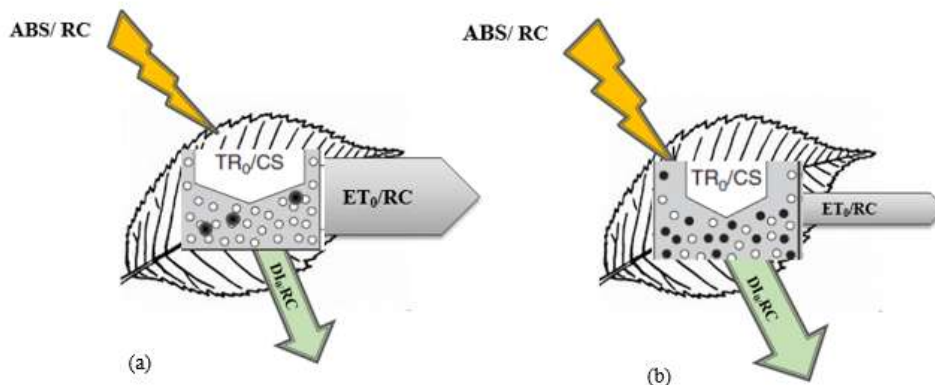
شکل ۲- اثر طیف‌های مختلف نوری و تنش نور شدید بر روی کلروفیل a, b و کلروفیل کل. حروف یکسان بیانگر عدم اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد با استفاده از آزمون دانکن می‌باشد.

جدول ۲- تاثیر کیفیت و کمیت نور بر پارامترهای بیوشیمیائی اندازه‌گیری شده

شدت نور ($\mu\text{mol m}^{-2}\text{s}^{-1}$)	کیفیت نور	کارتنوئید (mg g^{-1})	آنتوسیانین ($\mu\text{mol g}^{-1}$)	پراکسید هیدروژن ($\mu\text{mol g}^{-1}$)	مالون دی آلدئید (mmol g^{-1})	کربوهیدرات محلول ($\text{mg g}^{-1}\text{DW}$)
۲۵۰	قرمز	۱/۰۷۵۴ ^b	۱۰/۹۹۶ ^{bc}	۰/۱۵۴ ^d	۰/۲۸۹ ^{d-e}	۶۴۶/۳۲ ^a
	آبی	۱/۷۶۹۷ ^a	۵/۶۷ ^d	۰/۱۷۶ ^d	۰/۲۱۶ ^d	۴۹۹/۴ ^b
	سفید	۱/۰۷۵۱ ^b	۶/۳۵۱ ^d	۰/۱۴۷ ^d	۰/۳۲۵ ^{d-e}	۶۹۰/۶۳ ^a
	قرمزآبی	۱/۰۱۱۴ ^b	۹/۹۷۲ ^c	۰/۱۹۰ ^c	۰/۴۳۳ ^d	۵۳۴/۹۰ ^b
۱۵۰۰	قرمز	۱/۰۹۶۱ ^a	۱۳/۲۲۲ ^a	۱/۳۴۲ ^c	۰/۶۲۰ ^c	۴۹۹/۹ ^b
	آبی	۱/۰۰۶ ^b	۷/۱۳ ^d	۱/۹۷۱ ^a	۰/۸۳۸ ^{ab}	۱۰۱/۵ ^c
	سفید	۱/۰۲۳۲ ^b	۱۳/۱۸ ^a	۲/۲۰۷ ^a	۰/۹۹۶۳ ^a	۱۶۲/۲۴ ^c
	قرمزآبی	۰/۸۲۹۸ ^b	۱۲/۳۹۷ ^{ab}	۱/۷۹۶ ^b	۰/۷۸۴۳ ^{bc}	۱۴۱/۲۱ ^c
	کیفیت نور	۰/۳۸۱ ^{**}	۵۰/۱۲۹ ^{**}	۰/۲۶۶ [*]	۰/۰۶۴۸ ^{**}	۲۳۳۸۳/۹۹ ^{**}
	شدت نور	۰/۴۵ [*]	۸۱/۸۲ ^{**}	۲۲/۱۱ ^{**}	۱/۹۷ ^{**}	۱۷۲۰۲۰۵/۹۳ ^{**}
	کیفیت×شدت نور	۰/۳۳۹ ^{**}	۱۱/۰۹۴ ^{**}	۰/۲۶ [*]	۰/۰۶۱ [*]	۱۲۲۱۳/۳۹ ^{**}

** به ترتیب معنی دار در سطح ۱ و ۵ درصد. میانگین با حروف مشابه از نظر آماری تفاوت معنی داری در سطح ۵٪ آزمون دانکن ندارند.

در نور قرمز و سفید افزایش داشت. میزان آنتوسیانین بعد از تنش در تمام تیمارهای نوری نسبت به قبل از تنش افزایش



شکل ۳- مدل برگ گی کارایی فتوسنتز، تاثیر طیف قرمز (a) و تاثیر طیف آبی (b) داشت. در تنش نوری آنتوسیانین‌ها به‌عنوان آنتی اکسیدان در جاروب کردن گونه‌های واکنش‌گر اکسیژن موثر می‌باشند

می‌یابد که منجر به بازدارندگی نوری نیز می‌گردد. کمترین میزان پراکسیده شدن غشا قبل از تنش در نور قرمز و سفید و بعد از تنش در نور قرمز مشاهده گردید و بیشترین میزان آن در بعد از تنش در نور سفید گزارش شد (جدول ۲). میزان پراکسیده شدن غشا با میزان انتقال الکترون همبستگی منفی دارد (Mishra and Singhal, 1992). در این پژوهش میزان پراکسید هیدروژن در بعد از تنش افزایش قابل ملاحظه‌ای نشان داد. افزایش گونه‌های واکنش‌گر اکسیژن بعد از تنش‌های محیطی در بسیاری از تحقیقات گذشته گزارش شده است (Pospíšil, 2016).

نتیجه‌گیری:

با توجه به اهمیت نور در پرورش رز و تاثیر نامناسب شدت نور زیاد در کاهش عملکرد فتوسنتز و تولید گل، آنالیز فلورسانس کلروفیل a راه حلی مناسب برای برآورد خسارات ناشی از تنش نور شدید می‌باشد. مدل برگگی (شکل ۳) که جهت درک بهتر چهار پارامتر اساسی آزمون OJIP ترسیم شده است بیانگر تفاوت گیاه رز مقاوم به تنش نور شدید (شکل ۳-الف) و حساس به تنش (شکل ۳-ب) می‌باشد که افزایش میزان جذب نسبت به مرکز واکنش (ABS/RC) و انتقال انرژی

همچنین با تاثیر بر کلروفیل‌ها باعث کاهش جذب الکترون می‌گردند (Trojak and Skowron, 2017). بیشترین میزان کربوهیدرات محلول در قبل از تنش در نور قرمز و سفید و در بعد از تنش در نور قرمز افزایش داشت. میزان کربوهیدرات محلول بعد از تنش نوری در تمام تیمارهای نوری کاهش داشت. بیشترین میزان پراکسید هیدروژن قبل از تنش در طیف قرمز آبی و بعد از تنش در طیف سفید و آبی افزایش داشت. کمترین میزان پراکسید هیدروژن بعد از تنش در نور قرمز مشاهده گردید (جدول ۲). کربوهیدرات‌ها به‌عنوان متابولیت اولیه از جمله اسمولیت‌های سازگار بوده و نقش بسیار عمده‌ای در مقابل تنش‌های محیطی مانند سرما، خشکی، شوری، تنش اسمزی و دمای پایین دارند و باعث جاروب کردن رادیکال‌های آزاد اکسیژن می‌گردند (Krasavina et al., 2014). تجمع کربوهیدرات در تنش نور شدید، باعث کاهش خسارت به گیاه می‌گردد (Ciereszko et al., 2001). یکی از آنزیم‌های کلیدی بیوستز آنتوسیانین توسط سیگنالی از طرف کربوهیدرات محلول فعال می‌شود، بنابراین تجمع کربوهیدرات‌ها می‌تواند باعث تولید آنتوسیانین‌ها گردد (Deng et al., 2014) در تنش نوری به علت محدودیت در انتقال الکترون و ایجاد گونه‌های واکنش‌گر اکسیژن میزان پراکسیده شدن غشا تیلاکوئید افزایش

و شاخص پراکسیداسیون غشا تایید کننده مقاومت بهتر رز رقم سامورایی به تنش نور شدید تحت نور قرمز می‌باشد. با توجه به بررسی‌های انجام شده در این تحقیق، استفاده از طیف قرمز جهت کاهش خسارت تنش نور شدید در رقم رز سامورایی پیشنهاد می‌گردد.

نسبت به مرکز واکنش (ET_0/RC) و کاهش میزان اتلاف گرمایی (DI_0/RC) در نور قرمز و همچنین تغییر اندک شاخص عملکردی به ازای نور جذب شده (PI_{ABS}) باعث عدم تغییر در عملکرد فتوسنتز در قبل و بعد از تنش نور شدید گردیده است. علاوه بر بررسی‌های بیوفیزیک و تجزیه و تحلیل آزمون OJIP، افزایش کربوهیدرات و آنتوسیانین و کاهش پراکسید هیدروژن

- Alexieva, V., Sergiev, I., Mapelli, S., Karanov, E. (2001) The effect of drought and ultraviolet radiation on growth and stress markers in pea and wheat. *Plant, Cell & Environment* 24: 1337-1344.
- Aliniaiefard, S., Malcolm Matamoros, P., Van Meeteren, U. (2014) Stomatal malfunctioning under low vapour pressure deficit (VPD) conditions: Induced by morphological and anatomical or by signalling alterations. *Physiologia Plantarum* 10.
- Aliniaiefard, S., van Meeteren, U. (2014) Natural variation in stomatal response to closing stimuli among *Arabidopsis thaliana* accessions after exposure to low VPD as a tool to recognize the mechanism of disturbed stomatal functioning. *Journal of Experimental Botany* 65: 6529-6542.
- Apel, K., Kloppstech, K. (1980) The effect of light on the biosynthesis of the light-harvesting chlorophyll a/b protein. *Planta* 150: 426-430.
- Arnon, D. I. (1949) Copper enzymes in isolated chloroplasts. Polyphenoloxidase in *Beta vulgaris*. *Plant Physiology* 24, 1.
- Biswal, A. K., Pattanayak, G. K., Pandey, S. S., Leelavathi, S., Reddy, V. S., Tripathy, B. C., (2012) Light intensity-dependent modulation of chlorophyll b biosynthesis and photosynthesis by overexpression of chlorophyllide a oxygenase in tobacco. *Plant Physiology* 159: 433-449.
- Bourget, C. M. (2008) An introduction to light-emitting diodes. *HortScience* 43: 1944-1946.
- Chen, Y.-E., Zhang, C.-M., Su, Y.-Q., Ma, J., Zhang, Z.-W., Yuan, M., Zhang, H.-Y., Yuan, S. (2017) Responses of photosystem II and antioxidative systems to high light and high temperature co-stress in wheat. *Environmental and Experimental Botany* 135: 45-55.
- Chitu, E., Ionita, A.D., Cirjaliu-Murcea, M., Chitu, V., Filipescu, L. (2009) Evaluation of foliar nutritive fluids effect on apple photosystem II efficiency using chlorophyll fluorescence. *Bulletin UASVM Horticulture* 66: 135-142.
- Ciereszko, I., Johansson, H., Kleczkowski, L. A. (2001) Sucrose and light regulation of a cold-inducible UDP-glucose pyrophosphorylase gene via a hexokinase-independent and abscisic acid-insensitive pathway in *Arabidopsis*. *Biochem J* 354: 67-72.
- Deng, X., Bashandy, H., Ainasoja, M., Kontturi, J., Pietiäinen, M., Laitinen, R.A., Albert, V.A., Valkonen, J., Elomaa, P., Teeri, T.H. (2014) Functional diversification of duplicated chalcone synthase genes in anthocyanin biosynthesis of *Gerbera hybrida*. *New Phytologist* 201, 1469-1483.
- Fan, X., Zang, J., Xu, Z., Guo, S., Jiao, X., Liu, X., Gao, Y. (2013) Effects of different light quality on growth, chlorophyll concentration and chlorophyll biosynthesis precursors of non-heading Chinese cabbage (*Brassica campestris* L.). *Acta Physiologiae Plantarum* 35: 2721-2726.
- Genty, B., Briantais, J.-M., Baker, N.R., (1989) The relationship between the quantum yield of photosynthetic electron transport and quenching of chlorophyll fluorescence. *Biochimica et Biophysica Acta (BBA)-General Subjects* 990, 87-92.
- Hogewoning, S.W., Douwstra, P., Trouwborst, G., Van Ieperen, W., Harbinson, J., (2010a) An artificial solar spectrum substantially alters plant development compared with usual climate room irradiance spectra. *Journal of Experimental Botany* 61: 1267-1276.
- Hogewoning, S.W., Trouwborst, G., Maljaars, H., Poorter, H., van Ieperen, W., Harbinson, J., (2010b) Blue light dose-responses of leaf photosynthesis, morphology, and chemical composition of *Cucumis sativus* grown under different combinations of red and blue light. *Journal of Experimental Botany* 61: 3107-3117.
- Jafarina, M., Shariati, M., (2012) Effects of salt stress on photosystem II of canola plant (*Brassica napus*, L.) probing by chlorophyll a fluorescence measurements. *Iranian Journal of Science and Technology* 36: 71-77.
- Jahns, P., Holzwarth, A.R., (2012) The role of the xanthophyll cycle and of lutein in photoprotection of photosystem II. *Biochimica et Biophysica Acta (BBA)-Bioenergetics* 1817: 182-193.
- Kalaji, H. M., Carpentier, R., Allakhverdiev, S. I., Bosa, K. (2012) Fluorescence parameters as early indicators of light stress in barley. *Journal of Photochemistry and Photobiology B: Biology* 112: 1-6.

- Kalaji, H. M., Jajoo, A., Oukarroum, A., Brestic, M., Zivcak, M., Samborska, I. A., Cetner, M. D., Łukasik, I., Goltsev, V., Ladle, R. J. (2016) Chlorophyll a fluorescence as a tool to monitor physiological status of plants under abiotic stress conditions. *Acta Physiologiae Plantarum* 38: 102-111.
- Krasavina, M. S., Burmistrova, N. A., Raldugina, G. N. (2014) The role of carbohydrates in plant resistance to abiotic stresses. *Emerging Technologies and Management of Crop Stress Tolerance, Volume 1*. Elsevier, pp. 229-270.
- Li, H., Xu, H., Zhang, P., Gao, M., Wang, D., Zhao, H. (2017) High temperature effects on D1 protein turnover in three wheat varieties with different heat susceptibility. *Plant Growth Regulation* 81: 1-9.
- Massa, G. D., Kim, H. H., Wheeler, R. M., Mitchell, C. A. (2008) Plant productivity in response to LED lighting. *HortScience* 43: 1951-1956.
- Mishra, R. K., Singhal, G. S. (1992) Function of photosynthetic apparatus of intact wheat leaves under high light and heat stress and its relationship with peroxidation of thylakoid lipids. *Plant Physiology* 98, 1-6.
- Morrow, R. C. (2008) LED lighting in horticulture. *Hortscience* 43, 1947-1950.
- Ohgishi, M., Saji, K., Okada, K., Sakai, T. (2004) Functional analysis of each blue light receptor, cry1, cry2, phot1, and phot2, by using combinatorial multiple mutants in Arabidopsis. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America* 101: 2223-2228.
- Ouzounis, T., Fretté, X., Rosenqvist, E., Ottosen, C.-O. (2014) Spectral effects of supplementary lighting on the secondary metabolites in roses, chrysanthemums, and campanulas. *J Plant Physiol* 171, 1491-1499.
- Paradiso, R., Meinen, E., Snel, J.F., De Visser, P., Van Ieperen, W., Hogewoning, S.W., Marcelis, L.F. (2011) Spectral dependence of photosynthesis and light absorbance in single leaves and canopy in rose. *Scientia Horticulturae* 127: 548-554.
- Petrella, D. P., Metzger, J. D., Blakeslee, J. J., Nangle, E. J., Gardner, D. S. (2016) Anthocyanin Production Using Rough Bluegrass Treated with High-Intensity Light. *HortScience* 51: 1111-1120.
- Pospíšil, P. (2016) Production of reactive oxygen species by photosystem II as a response to light and temperature stress. *Frontiers in Plant Science* 7.
- Rabara, R.C., Behrman, G., Timbol, T., Rushton, P. J. (2017) Effect of Spectral Quality of Monochromatic LED Lights on the Growth of Artichoke Seedlings. *Frontiers in Plant Science* 8.
- Sager, J. C., McFarlane, J. C. (1997) Radiation. *Plant growth chamber handbook*: 1-29.
- Sarkar, R., Ray, A. (2016) Submergence-tolerant rice withstands complete submergence even in saline water: Probing through chlorophyll a fluorescence induction OJIP transients. *Photosynthetica* 54, 275-287.
- Serôdio, J., Schmidt, W., Frankenbach, S. (2017) A chlorophyll fluorescence-based method for the integrated characterization of the photophysiological response to light stress. *Journal of Experimental Botany* 68, 1123-1135.
- Strasser, B. J. (1995) Measuring fast fluorescence transients to address environmental questions: the JIP test. *Photosynthesis: from light to biosphere*: 977-980.
- Strasser, R. J., Srivastava, A., Tsimilli-Michael, M. (2000) The fluorescence transient as a tool to characterize and screen photosynthetic samples. *Probing photosynthesis: mechanisms, regulation and adaptation*; 445-483.
- Trojak, M., Skowron, E. (2017) Role of anthocyanins in high-light stress response. *World Scientific News* 81: 150-168.
- van Doorn, W. G. (2012) Water relations of cut flowers: an update. *Horticultural Reviews, Volume 40*: 55-106.
- Wagner, G. J. (1979) Content and vacuole/extravacuole distribution of neutral sugars, free amino acids, and anthocyanin in protoplasts. *Plant Physiology* 64: 88-93.
- Wang, X., Xu, X., Cui, J. (2015) The importance of blue light for leaf area expansion, development of photosynthetic apparatus, and chloroplast ultrastructure of *Cucumis sativus* grown under weak light. *Photosynthetica* 53: 213-222.
- Wang, Y., Tong, Y., Chu, H., Chen, X., Guo, H., Yuan, H., Yan, D., Zheng, B. (2017) Effects of different light qualities on seedling growth and chlorophyll fluorescence parameters of *Dendrobium officinale*. *Biologia* 72: 735-744.
- Wang, Z., Chen, L., Ai, J., Qin, H., Liu, Y., Xu, P., Jiao, Z., Zhao, Y., Zhang, Q. (2012) Photosynthesis and activity of photosystem II in response to drought stress in Amur Grape (*Vitis amurensis* Rupr.). *Photosynthetica* 50, 189-196.
- Yamori, W., Noguchi, K., Hikosaka, K., Terashima, I. (2010) Phenotypic plasticity in photosynthetic temperature acclimation among crop species with different cold tolerances. *Plant Physiology* 152: 388-399.
- Zarco-Tejada, P. J. (2000) Hyperspectral remote sensing of closed forest canopies: Estimation of chlorophyll fluorescence and pigment content. Department of Physics, York University, Toronto.
- Zushi, K., Kajiwar, S., Matsuzoe, N. (2012) Chlorophyll a fluorescence OJIP transient as a tool to characterize and evaluate response to heat and chilling stress in tomato leaf and fruit. *Scientia Horticulturae* 148: 39-46.

Effects of different light spectra on high light stress tolerance in rose plants (*Rosa hybrida* cv. 'Samurai')

Leyla Bayat¹, Mostafa Arab*¹, Sasan Aliniaiefard¹

¹Department of Horticulture, Aburaihan campus, University of Tehran
(Received: 14/11/2018, Accepted: 10/07/2019)

Abstract

Roses are the most famous ornamental plants worldwide. Light is considered as one of the most important environmental factors that influences the production of rose plants. Low or high light intensities can reduce photosynthesis and growth of rose plant. In this study, effects of different light spectra on photosynthesis and their subsequent influence on high light stress were investigated. Chlorophyll a fluorescence and OJIP test were used to study different biophysical parameters and analyzing the efficiency of photosynthesis in the rose plants. Experiment was carried out with four growth chambers [including red (R), blue (B) 70:30% red: blue (RB) and white (W)], in the spring of 2017 in the greenhouse of Aburaihan Campus, University of Tehran. Following growth of plants for one month under different light spectra, the plants were exposed for 12 hr to high light intensity ($1500 \mu\text{mol m}^{-2} \text{s}^{-1}$). Analyzing polyphasic chlorophyll a fluorescence (OJIP) data showed that highest energy absorption and electron transfer rate per reaction centers were observed in plants that were grown under red light. The highest amount of photosynthetic pigments, anthocyanins, soluble carbohydrates and the lowest peroxidation of membranes and hydrogen peroxide concentration were detected in plants that were grown under red light spectrum. In conclusion, based on the obtained result, red light is efficient to decrease the negative impact of high light stress on rose plants.

Keywords: Photosynthetic pigments, light intensity, light spectrum, chlorophyll fluorescence

Corresponding author, Email: mosarab@ut.ac.ir