

مرزه تابستانه (*Satureja hortensis* L.) پرتو گاما و تأثیر آن بر کلروفیل و کاروتنوئید مرزه تابستانه

ندا تازی وردیزاده^۱، مهدی محب الدینی^{*۱}

^۱ گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی

* نویسنده مسئول: mohebodini@uma.ac.ir

چکیده

مرزه تابستانه با نام علمی *Satureja hortensis* L. یک گیاه دارویی یک‌ساله، ارزشمند و معطر از خانواده Lamiaceae است. این گیاه در سراسر جهان کشت می‌شود و به دلیل فعالیت‌های ضددیابتی، آنتی‌اکسیدانی، ضد میکروبی و ضد قارچی شناخته شده است. یکی از روش‌های مهم جهت افزایش متابولیت‌های ثانویه در گیاهان استفاده از ایستاتورهای غیرزیستی می‌باشد. که نوع تنش و میزان آن در تولید متابولیت‌های ثانویه تأثیرگذار است. هدف از این مطالعه بررسی تأثیر دزهای مختلف (۰، ۲۰، ۴۰، ۶۰، ۸۰ و ۱۰۰ گرم) پرتو گاما با منبع کبالت (^{60}Co) بر خصوصیات بیوشیمیایی (کلروفیل و کاروتنوئید) گیاه مرزه بود. این پژوهش در قالب طرح بلوک کامل تصادفی (RCBD) با سه تکرار انجام شد. نتایج تجزیه واریانس نشان داد که تیمار پرتو گاما بر میزان کلروفیل (a و b) و کاروتنوئید در سطح احتمال ۱٪ معنی‌دار بود. همچنین، بالاترین میزان کلروفیل (a و b) و کاروتنوئید در تیمار ۱۰۰ گرم پرتو گاما به ترتیب ۲۲/۴۰، ۴/۷۶ و ۷/۸۶ میلی‌گرم در گرم بافت تازه مشاهده شد. افزایش میزان کلروفیل در گیاهان پرتوتابی شده با گاما نسبت به گیاهان شاهد مشاهده شده است که دلیل آن می‌تواند اختلال ایجاد شده در تعادل هورمونی، مقدار آب و فعالیت آنزیم برگ ناشی از پرتودهی با گاما باشد. که این اختلالات می‌تواند منجر به ایجاد تغییرات در ساختار سلولی گیاه، تغییر در فتوسنتز و تجمع ترکیبات فنلی باشد. همچنین در بین اندامک‌های سلولی، کلروپلاست بسیار حساس‌تر نسبت به پرتو گاما می‌باشد. از این رو افزایش میزان کلروفیل باعث افزایش در میزان فتوسنتز گیاهان پرتوتابی شده می‌شود.

واژه‌های کلیدی: پرتو گاما، کلروفیل، مرزه تابستانه.

مقدمه

مرزه تابستانه (*Satureja hortensis* L.) گیاهی علفی، خودگشن، بالارزش و معطر از خانواده نعناعیان، که این جنس در ایران ۱۲ گونه علفی یک‌ساله و چندساله دارد. این گیاه در سراسر جهان در مناطق مدیترانه‌ای، آسیای غربی، آفریقای شمالی، جزیره قناری و آمریکای جنوبی کشت می‌شود (Sefidkon and Jamzad, 2005) و به دلیل داشتن فعالیت‌های ضددیابت، آنتی‌اکسیدانی (Güllüce et al., 2003) ضد میکروبی و ضد قارچ معروف است (Güllüce et al., 2003; Boyraz and Ozcan, 2006). مرزه گیاهی است با شاخه های نازک به رنگ سبز مایل به کبود و مخلوط با قرمز و دارای برگ‌های متقابل، نرم و پوشیده از کرک‌های کوتاه، ساقه‌ی چهارگوش و مستقیم و ارتفاع آن به شرایط اقلیمی محل رویش بستگی دارد و بین ۳۰ تا ۶۰ سانتی‌متر است، گل‌های آن نامنظم، دوجنسی و به رنگ بنفش یا صورتی و گاهی به رنگ سفید، دارای بذرهایی به رنگ قهوه‌ای تیره و وزن هزار دانه آن ۰/۵ تا ۰/۶ گرم است. دمای مطلوب برای جوانه‌زنی بذر مرزه ۲۰ تا ۲۲ درجه سانتی‌گراد است و از آنجائیکه مرزه به سرما نیز حساس است مناسب‌ترین زمان برای کاشت این گیاه در اواخر فروردین ماه پس از گذشتن سرمای بهاره می‌باشد. فصل گلدهی آن بین ماه‌های خرداد تا تیر صورت می‌گیرد و زمان مناسب برای جمع‌آوری بذر در اوایل شهریور ماه می‌باشد (Fridley, 2003; Suarez et al., 2003). اسانس مرزه از تقطیر با بخار آب از برگ‌ها و سرشاخه‌های برگ‌دار حاصل می‌شود. این اسانس مایعی بی‌رنگ و یا مایل به زرد است و دارای ۳۰ درصد کارواکرول و ۲۵٪ پاراسیمن است. از مهم‌ترین ترکیبات تشکیل دهنده‌ی اسانس مرزه کارواکرول و تیمول (ترکیبات فنلی) و ترپنوئیدها از جمله پاراسیمن، گاماترپین، بتاکاریوفیلین را می‌توان نام برد (Ghannadi, 2002). یکی از روش‌های مهم جهت افزایش متابولیت‌های ثانویه در گیاهان استفاده از تنش‌های غیرزیستی می‌باشد. انواع تنش‌های غیرزنده که شامل اشعه (تابش‌های یونیزه)، خشکی، شوری، دما، فلزات سنگین که منجر به بروز تنش در گیاهان می‌شوند. نوع تنش و میزان آن نیز از مهم‌ترین عوامل تعیین‌کننده تأثیرگذار در تولید متابولیت‌های ثانویه هستند (Eilert, 1987). تشعشعات یونیزه، از جمله پرتوهای گاما، به‌عنوان تنش غیرزنده بیشترین استفاده را دارند که می‌توانند با

اصلاح خصوصیات فیزیولوژیکی، باعث جهش در گیاهان شوند. اشعه گاما از پرتوهای الکترومغناطیسی که دارای طول موج کوتاه تر ولی انرژی بیشتر از اشعه X می باشد، به دلیل میزان نفوذ بالا ترجیحاً برای اشعه دادن به بذر یا بافت های رویشی استفاده می شود و توانایی ایجاد انواع جهش ها را در مولکول های مهم زیستی دارد (Wiley and Sons, 1995). همچنین تعیین دوز مناسب از پرتو گاما برای گونه ها از اهمیت بالایی برخوردار است. تابش گاما در اثر واکنش با اتم ها و مولکول های مختلف سلول می تواند رادیکال های آزاد ایجاد کند (Kovacs and Keresztes, 2002). تولید و تجمع بیش از حد گونه های فعال اکسیژن (ROS) در سلول های گیاهی به نحوی که توسط سیستم آنتی اکسیدانتی گیاه قابل رفع نباشد سبب پراکسیداسیون چربی ها، تجزیه و اکسید شدن پروتئین ها، آسیب به اسیدهای نوکلئیک، DNA و تغییرات اپی ژنتیکی همچون تغییر متیلاسیون DNA، تغییرات هیستونی و فعال شدن عناصر جابجا شونده در آن ها می شود (Bednarek and Orłowska, 2020). مطالعه حاضر با هدف ارزیابی نقش پرتوگاما بر خصوصیات بیوشیمیایی گیاه مرزه و تعیین دوز مناسب انجام گرفت.

مواد و روش ها

این آزمایش در مزرعه تحقیقاتی دانشگاه محقق اردبیلی در قالب طرح بلوک های کامل تصادفی با سه تکرار انجام شد. جهت انجام این طرح از بذر گیاه مرزه استفاده شد. جهت پرتو دهی، بذور خشک مرزه (با رطوبت ۱۲٪) به سازمان انرژی اتمی ایران منتقل شدند و تحت تیمار پرتو گاما با دزهای مختلف (۲۰، ۴۰، ۶۰، ۸۰ و ۱۰۰ گری) با راکتور با منبع کبالت ۶۰ قرار گرفتند. پس از تابش، بذرها تیمار شده به همراه شاهد (بذر تیمار نشده) در مزرعه در کرت هایی به طول و عرض یک متر (فاصله ردیف های کشت، ۲۰ سانتی متر و فاصله بوته ها در هر ردیف ۱۰ سانتی متر) کشت شدند. بهترین دوز پرتوگاما از لحاظ بیوشیمیایی (کلروفیل ها، کاروتنوئید و اسانس) ارزیابی شد. تجزیه و تحلیل آماری داده ها با استفاده از نرم افزار SPSS 16 و رسم نمودارها توسط نرم افزار Excel انجام گردید.

روش مطالعه رنگیزه های فتوسنتزی (کلروفیل و کاروتنوئید): بر اساس این روش ۰/۲ گرم بافت تازه برگ با ترازو وزن شد و در هاون چینی حاوی ۵ میلی لیتر استون ۸۰ درصد خوب سائیده شد. محتوای هاون روی کاغذ صافی واتمن شماره یک که در قیف شیشه ای قرار داشت ریخته و صاف گردید سپس ۵ میلی لیتر استن دیگر به آن اضافه شد و حجم محلول به ۱۵ میلی لیتر رسانده شد. این محلول حاوی کلروفیل های a, b و کاروتنوئید است. ۳ میلی لیتر از این محلول در کووت ریخته شد و شدت جذب آن در طول موج های ۴۷۰، ۶۴۵ و ۶۶۳ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر UV Visible خوانده شد. برای تنظیم دستگاه اسپکتروفتومتر از استون ۸۰ درصد به عنوان بلانک استفاده شد. غلظت این رنگیزه ها با استفاده از فرمول های زیر محاسبه گردید (Lichtenthaler, 1978).

$$\text{Chl.a (mg g}^{-1}\text{ FW)} = 12.5 (\text{A663}) - 2.79 (\text{A645})$$

$$\text{Chl.b (mg g}^{-1}\text{ FW)} = 21.51 (\text{A645}) - 5.1 (\text{A663})$$

$$\text{Car (mg g}^{-1}\text{ FW)} = (1000 (\text{A470}) - 1.8\text{chl.a} - 85.02\text{chl.b}) / 198$$

که در این فرمول Chl. a, Chl. b و Car به ترتیب غلظت کلروفیل a، کلروفیل b و کاروتنوئید می باشد. غلظت بر حسب میلی گرم بر گرم وزن تر عصاره گیاهی تعیین گردید.

نتایج و بحث

آنالیز داده ها جدول ۱ نشان داد که محتوای کلروفیل a و b و کاروتنوئید تحت تأثیر تیمار پرتو دهی گاما قرار گرفت. به عبارتی اختلاف معنی داری ($p \leq 0/01$) بین تیمارها وجود داشت. ولی بین نمونه های گرفته شده در هر تکرار اختلافی وجود نداشت. نتایج حاصل از مقایسه میانگین داده ها نشان داد که بیشترین میزان کلروفیل a (۲۲/۴۰ میلی گرم بر گرم وزن تر گیاه) و کاروتنوئید (۷/۸۶ میلی گرم بر گرم وزن تر گیاه) در تیمار ۱۰۰ گری پرتوی گاما و کمترین آن در تیمار شاهد مشاهده شد. همچنین، بالاترین محتوای کلروفیل b در تیمار ۱۰۰ گری که با تیمار ۸۰ گری از لحاظ آماری اختلاف معنی داری نداشتند، حاصل شد.

جدول ۱- مقایسه‌ی میانگین تأثیر دوزهای مختلف پرتو گاما بر محتوای کلروفیل (a و b) و کارتنوئید.

| دز پرتو گاما | کلروفیل a (mg/g) | کلروفیل b (mg/g) | کارتنوئید (mg/g) |
|--------------|--------------------|--------------------|-------------------|
| ۰ گری | ۱۰/۴۸ ^c | ۳/۳۶ ^c | ۴/۹۶ ^f |
| ۲۰ گری | ۱۳/۹۲ ^d | ۳/۶۶ ^c | ۵/۴۲ ^e |
| ۴۰ گری | ۱۵/۲۴ ^d | ۳/۷۳ ^c | ۶/۱۲ ^d |
| ۶۰ گری | ۱۷/۱۸ ^c | ۴/۲۴ ^b | ۶/۷۹ ^c |
| ۸۰ گری | ۲۰/۱۶ ^b | ۴/۳۹ ^{ab} | ۷/۳۷ ^b |
| ۱۰۰ گری | ۲۲/۴۰ ^a | ۴/۷۶ ^a | ۷/۸۶ ^a |

اعداد با حروف مشترک، از لحاظ آماری دارای اختلاف معنی‌دار نمی‌باشند.

در مورد کلروفیل سطح برگ، به گزارش Abu و همکاران (۲۰۰۵) پرتو دهی گاما بر روی گیاه پالونیا (میزان دز ۲۰ گری) سبب افزایش سطح کلروفیل a، b و سطح کلی کلروفیل موجود در برگ شد و بدین ترتیب افزایش سطح فتوسنتز را در برداشت، مطالعات انجام شده روی نخود (Desai and Rao, 2014) و ترمس (Khodary and Moussa, 2003) افزایش میزان کلروفیل را طی پرتو دهی در دزهای بالا بیان نمودند. همچنین طی آزمایش صورت گرفته روی گیاه داودی (*Chrysanthemum morifolium*) نیز تغییر در سطح کلروفیل مشاهده شد (Armugam et al., 1977). Borzouei و همکاران (۲۰۱۰ و ۲۰۱۳) و راحمی و همکاران (۱۳۹۴) طی مطالعات انجام داده روی گندم افزایش میزان کلروفیل را طی تیمار با اشعه گاما در دز ۱۰۰ گری ارائه دادند که می‌تواند با تحریک رشدی گیاه تحت تأثیر پرتو دهی در ارتباط باشد. بررسی‌های صورت گرفته توسط Rabinson و همکاران (۲۰۰۵) روی گیاه خزه نیز افزایش ۲۷ درصدی کلروفیل را طی پرتو دهی با اشعه UV گزارش نمود. کیم و همکاران (۲۰۰۴) نیز طی ارزیابی‌های صورت داده روی فلفل قرمز افزایش قابل توجهی در میزان کلروفیل را در دز ۱۶ گری مشاهده نمودند. گزارش شده دزهای کم با ایجاد تغییر در سیستم هورمون‌های منتقل‌کننده پیام در سلول‌های گیاه و یا فاکتورهای تنش مانند نوسان شدت نور و دما در هنگام رشد، منجر به افزایش میزان کلروفیل و ظرفیت فتوسنتزی و در نهایت برانگیختن رشد گیاه می‌گردند (kim et al., 2004). در این بین کلروپلاست‌ها در برابر پرتوگاما بسیار حساس‌تر از دیگر اندامک‌های سلولی بوده و اثرات قابل ملاحظه‌تری در آن‌ها قابل مشاهده است (Wi et al., 2007) که افزایش رنگدانه در کلروپلاست، در نمونه‌های پرتو دیده کاملاً مشهود می‌باشد که منجر به افزایش فتوسنتز در گیاه می‌شود. لذا گیاهان نمونه شاهد از نظر جذب ماده غذایی فقیرتر از گیاهان پرتو دیده بودند (راحمی و همکاران، ۱۳۹۴). چندین استراتژی برای افزایش عملکرد متابولیت‌های ثانویه استفاده شده است. الیسیتورها به عنوان یکی از مؤثرترین رویکردهای بیوتکنولوژی برای افزایش بیوسنتز متابولیت‌های ثانویه یافت شده است. الیسیتورها ممکن است زنده (به عنوان مثال، دیواره سلول‌های باکتریایی و قارچی، عصاره مخمر) یا غیرزنده (پرتو گاما، نور ماورا UV بنفش، استرس اسمزی و فلزات سنگین) باشند، که قادر به تحریک گیاهان جهت افزایش متابولیت‌های ثانویه می‌باشند (Namdeo, 2007). پرتو گاما به عنوان روشی سریع و قابل اعتماد برای تغییر فرایندهای فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی گیاهان شناخته شده است.

منابع

- Abu, J.O., Muller, K., Duodu, K.G., Minnar, A. 2005. Gamma irradiation of cowpea (*Vigna unguiculata* L. Walp) flours and pastes. *Food Chemistry*, 95: 138-147.
- Bednarek, P.T., Orłowska, R. 2020. Plant tissue culture environment as a switchkey of (epi) genetic changes. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture*, 140: 245-257.
- Borzouei, A., Kafi, M., Sayahi, R., Rabiei, E., Sayad Amin, P. 2013. Biochemical response of two wheat cultivars (*Triticum Aestivum* L.) to gamma radiation. *Pakistan Journal of Botany*, 45(2): 473-477.
- Borzouei, A., Khazaei, M., Naseryan, B., Majdabadi, A. 2010. Effects of gamma radiation on germination and physiological aspects of wheat (*Triticum Aestivum* L.) Seedlings. *Pakistan Journal of Botany*, 42(4): 2281-2290.
- Boyras, N., Ozcan, M. 2006. Inhibition of phytopathogenic fungi by essential oil, hydrosol, ground material and extract of summer savory (*Satureja hortensis* L.) growing wild in Turkey. *International Journal of Food Microbiology*, 107(3): 238-242.

Desai, A.S., Rao, S. 2014. Effect of Gamma Radiation on Germination and Physiological Aspects of Pigeon pea (*Cajanus Cajan* (L.) Millsp). Seedlings. International Journal of Research in Applied, Natural and Social Sciences, 2(6): 47-52.

Lichenthaler, H.K. 1987. Chlorophyll and carotenoid: pigment of photosynthetic biomembranes. Enzymol, 148: 350-382.

Rabinson, S., Turnbull, J.D., Lovelock, C.E. 2005. Impact of changes in natural UV radiation on pigment composition, physiological and morphological characteristics of the Antarctic moss, *Grimmia antarctici*. faculty of science- papers (Archive). University of Wollongong Research online, 11(3): 476-489.

Sefidkon, F., Jamzad, Z. 2005. Chemical composition of essential oil of three Iranian *Satureja* species (*S. mutica*, *S. macrantha* and *S. intermedia*). Food Chemistry, 91(1): 1-4.

Wi, S.G., Chung B.Y., Kim, J.S. 2007. Effects of gamma irradiation on morphological changes and biological responses in plants. Micron, 38(6): 553-564.

دوازدهمین کنگره علوم باغبانی ایران - ۱۴ تا ۱۷ شهریور ماه ۱۴۰۰ - دانشگاه ولی عصر (عج) رفسنجان

Gamma radiation and its effects on chlorophylls and carotenoids of summer savory (*Satureja hortensis* L.)

Neda Tariverdizadeha¹, Mehdi Mohebodinia*¹

¹Department of Horticultural science, Faculty of Agriculture and Natural resources, University of Mohaghegh Ardabili, Ardabil, Iran.

*Corresponding Author: mohebodini@uma.ac.ir

Abstract

Summer savory (*Satureja hortensis* L.) is an annual, valuable medicinal plant and, aromatic of the Lamiaceae family. It is widely cultivated worldwide and is known for having anti-diabetic, antioxidant, anti-microbial and, antifungal activities. One of the important methods to increase secondary metabolites in plants is the use of abiotic stresses. The type of stress and its magnitude are the major factors determining the effects on the production of secondary metabolites. Secondary metabolites are a diverse group of low molecular weight, may often be biosynthesized from primary metabolites, or share substrates of primary metabolite origin. They assist plants to interact with the environment both biotic and abiotic and to establish defense mechanism. The objective of this study was to determine the effects of gamma radiation at different doses (0, 20, 40, 60, 80 and 100 Gy) of radioactive cobalt (⁶⁰Co) on biochemical characters in summer savory (*Satureja hortensis* L.). A randomized complete block design (RCBD) was used and data analyses were carried out accordingly. Results of variance showed that the effect of gamma radiation on chlorophyll (a and b) content and carotenoid were significant at 1% probability level. The highest values of chlorophyll (a and b) content and carotenoid in the leaves of seedlings were noted from 100 Gy gamma radiation as 22.40, 4.76 and 7.86 mg/g fresh tissue, respectively.

Keywords: Chlorophyll, Gamma ray, Summer savory.