



## The effect of ascorbic acid on the amount of chlorophyll a, b and proline of *Salicornia persica* Akhani under salt stress

Bavashe, M<sup>1</sup>. Khorsandi Moghadam, M<sup>2</sup>. Ghiyasvand, \*S<sup>3</sup>

1-MSc student OF biology

2-MSc of biology

3-Assistant Professor, Department of Biology, Faculty of Basic Sciences, Malayer University

### ARTICLE INFO

#### Article history

Submitted: 2021-06-19

Revised: 2021-07-09

Accepted: 2021-08-20

### KEYWORDS

The number of leaves, Dry weight, photosynthetic pigments, Proline

### ABSTRACT

In the most regions of the world, salinity stress is the most important stress that limits the growth of plants and its performance by decreasing the osmotic potential and disrupting the absorption of water and some nutrients. *Salicornia Persica*, is a halophyte and annual plant and resistant to the salinity. Ascorbic acid can increase resistance of plant than stress through stimulating the activity of antioxidant enzymes. An experiment was carried out in 2019 in the research greenhouse of Malayer University in a factorial format in a completely randomized design, in order to evaluate the effect of different concentrations of ascorbic acid (0, 0.2mm) on the morphological characteristics of *Salicornia Persica*, under the conditions of salinity stress (0, 300, and 600ppm). The results showed that salinity stress caused a significant increase in the dry weight of aerial parts. On the other hand, spraying with ascorbic acid caused an increase in the dry weight of aerial parts. Salinity caused a reduction in the amount of photosynthetic pigments. The amount of Proline increased at 300ppm salinity and decreased at 600ppm salinity. Generally, It can be concluded that spraying of *Salicornia Persica* with ascorbic acid improved the growth and the tolerance of this plant against the effects of salinity.

\* Corresponding author: *Keyvan Aghaei*

✉ E-mail: *saeedeh2070@yahoo.com*

Journal homepage:





## بررسی اثر آسکوربیک اسید بر میزان کلروفیل *ba* و میزان پرولین

### گیاه *Salicornia persica Akhani* تحت تنش شوری

مریم بواشه، مهسا السادات خرسندی مقدم<sup>۱</sup>، سعیده قیاسوند<sup>۲\*</sup>

۱. دانشجوی ارشد زیست شناسی

۲. ارشد زیست شناسی

۳. استادیار گروه زیست شناسی، دانشکده علوم پایه دانشگاه ملایر

#### اطلاعات مقاله

#### تاریخ

دریافت: ۱۴۰۰/۰۲/۲۶

بازنگری: ۱۴۰۰/۰۴/۱۹

پذیرش: ۱۴۰۰/۰۵/۱۸

#### کلید واژه

تنش، وزن خشک، تعداد برگ، پرولین

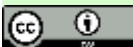
#### چکیده

در اکثر مناطق دنیا تنش شوری عمده ترین تنش است که از طریق کاهش پتانسیل اسمزی و اختلال در جذب آب و برخی از عناصر غذایی رشد و عملکرد گیاه زراعی را محدود میکند. گیاه *Salicornia Persica* گیاهی هالوفیت، یکساله و مقاوم به شوری است. آسکوربیک اسید می تواند از طریق تحریک فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان، مقاومت گیاهان را نسبت به تنش افزایش دهد. به منظور ارزیابی تأثیر غلظت های مختلف آسکوربیک اسید ( ۰ و ۰/۲ میلی مولار) بر ویژگی های مورفوفیزیولوژیک سالیکورنیا پرسیکا، تحت شرایط تنش شوری (۰، ۳۰۰ و ۶۰۰ ppm) آزمایشی در سال ۱۳۹۹ در گلخانه تحقیقاتی دانشگاه ملایر به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملا تصادفی به اجرا درآمد. نتایج نشان داد تنش شوری سبب کاهش میزان رنگیزه های فتوسنتزی شد. میزان پرولین در شوری ۳۰۰ ppm افزایش یافت و در شوری ۶۰۰ ppm کاهش یافت. در مجموع می توان نتیجه گیری کرد که محلول پاشی سالیکورنیا پرسیکا با آسکوربیک اسید، موجب بهبود رشد و افزایش تحمل این گیاه در برابر تنش شوری گردید و سبب بهبود اثرات ناشی از شوری شد.

\* نویسنده مسئول: سعیده قیاسوند

✉ ایمیل: saeedeh2070@yahoo.com

آدرس اینترنتی: mpb.znu.ac.ir



**مقدمه**

در اکثر مناطق دنیا تنش شوری عمده ترین تنش است که از طریق کاهش پتانسیل اسمزی و اختلال در جذب آب و برخی از عناصر غذایی رشد و عملکرد گیاه زراعی را محدود میکند (دولت آبادیان و همکاران ۱۳۰۰). همچنین افزایش یون های سدیم و کلر موجب کاهش جذب یون های ضروری از جمله یون های پتاسیم، کلسیم، آمونیوم و نیترات شده و از فعالیت آنزیم ها کاسته و ساختار غشا را برهم میزند (سلاح ورزی و همکاران ۱۳۹۰). شوری رشد گیاه را از طریق تنش اسمزی ناشی از وجود نمک در محیط اطراف ریشه و نیز سمیت یونی ناشی از تجمع نمک در برگ ها تحت تأثیر قرار می دهد (Meneguzzo et al, 2000). یکی از استراتژی ها برای دستیابی مستقیم تر به گزینه های مناسب و متحمل در برابر شوری کار بر روی گیاهان هالوفیت و گونه های گیاهی دارای تحمل ذاتی به نمک بوده است. این گیاهان از لحاظ دامنه تحمل به شوری و روند رشد و تولید در شرایط شور دارای تنوع زیادی هستند. سالیکورنیا گیاهی هالوفیت، یکساله با زوایدی بسیار کوچک شبیه برگ، گل های کم رنگ و میوه می باشد (Blum

1996). سالیکورنیا از آب شور تغذیه و به روش گرده افشانی تولید مثل می کند. سالیکورنیا از خانواده اسفناجیان که شامل ۵ جنس و ۶ گونه در ایران است. در این گیاه برگ ها کاهش یافته و بدون کرک هستند و ممکن است تا حدی تغییر یافته باشند. برگ ها فلس مانند و رنگ آن ها سبز تیره است و ساقه ها بند بند هستند (Parida et al, 2005). سالیکورنیا با عناوینی نظیر علف شور، لوبیا در دریا، مارچوبه دریا و رازیانه آبی که همگی شور پسند هستند نام برده می شود (Golshan et al, 2007). آسکوربات اولین آنتی اکسیدان مهمی است که به طور مستقیم با پراکسید هیدروژن، رادیکال های هیدروکسیل، سوپراکسید و اکسیژن یکتایی واکنش می دهد و نقش مهمی در حفاظت کلروپلاست سلول های گیاهی در برابر تنش اکسیداتیو دارد (Akhani et al, 2003). همچنین، این ماده به عنوان یک احیا کننده در باز تولید توکوفرول، چرخه ی گزانتوفیل شرکت داشته و حفاظت از آنزیم ها را نیز بر عهده دارد. اسید آسکوربیک ترکیبی است که بر تقسیم میتوز و رشد سلول ها در گیاهان تأثیر دارد (Horbowicz et al, 2008). به عنوان سیگنال



در سال ۱۳۹۹ به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی اجرا شد. سه سطح شوری (صفر، ۳۰۰ و ۶۰۰ ppm) نمک NaCl به عنوان فاکتور اول، دو سطح آسکوربیک اسید (صفر و ۰/۲ میلی مولار) به عنوان فاکتور دوم در نظر گرفته شدند. جهت انجام این آزمایش ابتدا بذرهای سالیکورنیا پرسیکا در گلدان های پلاستیکی که حاوی ۳kg خاک سبک با درصد رس پایین بودند در عمق ۱ سانتی متری کاشته شدند و آبیاری به صورت یک روز در میان انجام شد. پس از جوانه زنی و کامل شدن ظهور اولین برگ، تا قبل از ورود گیاه به فاززایشی اعمال تنش شوری و تیمار (به صورت اسپری برگی) در گیاهان آغاز شد. اندازه گیری ویژگی های مورفولوژی دو هفته پس از برگ پاشی صورت گرفت.

سنجش رنگیزه های فتوسنتزی: سنجش محتوای کلروفیل با استفاده از روش لیتچن تالر (۱۹۸۳)، انجام شد. ابتدا ۰/۲ گرم بافت تر در هاون چینی حاوی ۵ میلی لیتر استون ۸۰ درصد ساییده شد و با کاغذ واتمن شماره یک صاف گردید. سپس حجم عصاره بدست

فیتوهومونی در طی انتقال از فاز رویشی به زایشی دخالت دارد (Noctor et al, 1998).

## هدف

هدف از این تحقیق، مطالعه اثر تعدیل کنندگی آسکوربیک اسید روی گیاه سالیکورنیا پرسیکا آخانی تحت تنش شوری می باشد. سالیکورنیا پرسیکا یک هالوفیت از خانواده اسفناجیان می باشد که شوری های بالا را می تواند تحمل کند. این گیاه با قدرت تحمل شوری های بالا می تواند رویشی خوبی در مناطق شور ایران باشد. از طرفی مطالعه بر روی برخی ترکیبات تعدیل کننده ی شوری همانند آسکوربیک اسید در این گیاه انجام نشده است. با توجه به عدم چنین مطالعاتی لزوم این تحقیق در راستای مطالعه اثر تعدیل کنندگی آسکوربیک اسید در حین تنش شوری در گیاه سالیکورنیا پرسیکا به چشم می خورد. گونه ی سالیکورنیا پرسیکا گونه ی بومی ایران بوده و اهمیت ویژه ای دارد.

## مواد و روش ها

این پژوهش در گلخانه دانشگاه ملایر،

با قراردادن لوله‌های آزمایش به مدت ۱۰ دقیقه در حمام یخ واکنش مذکور پایان یافت. سپس چهار میلی‌لیتر تولوئن به محتویات هر لوله اضافه گردید و به مدت ۱۵ ثانیه با دست به شدت تکان داده شد. فاز رویی که شامل تولوئن و پرولین بود از فاز آبی جدا شد و جذب آن به وسیله‌ی دستگاه اسپکتروفتومتری در طول موج ۵۲۰ نانومتر تعیین گردید (Lichtenthaler, 1987). محاسبات آماری با استفاده از نرم افزار spss نسخه ۲۰۱۶ و ترسیم نمودار با استفاده از نرم افزار Excel انجام گردید.

آمده با استون به ۱۰ میلی لیتر رسید. شدت جذب نوری عصاره در طول موج های ۶۶۳/۲، ۶۴۶/۸ و ۴۷۰ نانومتر به روش اسپکتروفتومتری خوانده شد (Conklin et al, 2004).

$$\text{Chl.a} = 12/25 \text{ A}663/2 - 2/79 \text{ A}646/8$$

$$\text{Chl.b} = 21/51 \text{ A}646/8 - 5/10 \text{ A}663/2$$

سنجش پرولین: برای سنجش پرولین ۰/۵ گرم بافت تر در ۱۰ میلی لیتر سولفوسالسیلیک اسید ۳ درصد در هاون چینی سائیده و کاملاً همگن شد. دو میلی لیتر از عصاره صاف شده با دو میلی لیتر محلول نین هیدرین و دو میلی لیتر استیک اسید گلاسیال مخلوط شده و به مدت یک ساعت در حمام آب گرم (۱۰۰ درجه سانتی‌گراد) قرار گرفت. پس از آن

$$\mu \text{ moles prolin/g} = \frac{(\mu\text{g prolin/ml} \times \text{ml toluene}) / 115.5 \mu\text{g}/\mu\text{mol}}{\text{g sample}/5}$$

جدول ۱- نتایج تجزیه واریانس تاثیر تیمار شوری و آسکوربیک اسید روی صفات موفوفیزبولوژیکی گیاه

منابع تغییر	df	میانگین مربعات	a	b	پرولین
			کلروفیل (mg/gFW)	کلروفیل (mg/gFW)	(μmol/gFW)
تیمار شوری	۲	۰/۰۱۵**	۰/۰۶۱**	۰/۰۰۶**	
تیمار آسکوربیک اسید	۱	۰/۰۰۱ <sup>ns</sup>	۰/۰۰۸*	۰/۰۱۶**	
شوری * آسکوربیک اسید	۵	۰/۰۰۶**	۰/۰۲۷**	۰/۰۰۷**	
CV	۱۲	۰/۰۰۰	۰/۰۰۱	۰/۰۰۰	

\*\*، \* و ns بترتیب به نشان دهنده وجود اختلاف معنی دار در سطح ۱٪، ۵٪ و عدم معنی دار بودن هستند

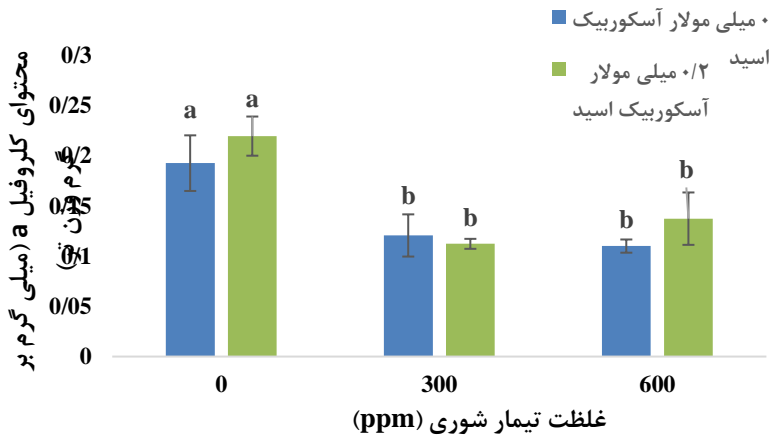


## نتیجه و بحث

با توجه به جدول آنالیز واریانس (جدول ۱)، برای میزان کلروفیل a اثر متقابل شوری و آسکوربیک اسید معنی دار شد. نتایج حاصل از این پژوهش نشان داد که میزان کلروفیل a در شوری ۳۰۰ ppm و عدم کاربرد آسکوربیک اسید نسبت به شاهد، افزایش معنی داری داشت و در شوری ۶۰۰ ppm نسبت به شاهد کاهش یافت. از طرفی نتایج نشان داد که کاربرد ۰/۲ میلی مولار آسکوربیک اسید در هر ۳ سطح شوری باعث افزایش کلروفیل a نسبت به عدم کاربرد آسکوربیک اسید شد. اسید آسکوربیک به سه طریق در واکنش های بیوشیمیایی در گیاهان ایفای نقش می کند. نخست اینکه، این

اسید به عنوان آنتی اکسیدان به طور مستقیم در از بین بردن پراکسید هیدروژن تولید شده به وسیله احیای نوری عمل می کند. دوم اینکه،

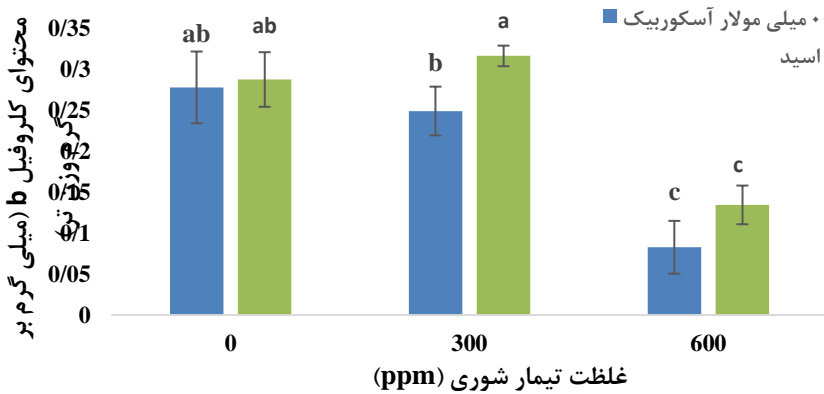
اکسیژن در فتوسیستم یک، مونو دهیدروآسکورات تولید شده به وسیله آسکورات پراکسیداز به طور مستقیم پذیرنده الکترون در فتوسیستم است. سوم اینکه، اسید آسکوربیک کوفاکتوری برای چرخه ویولا گزانتین دیپوکسیداز کاتالیز کننده VDE ( آنزیم ویولاگزانتین به زاگزانتین) در چرخه گزانتوفیل (است که برای فعالیت خود نیاز به آسکورات دارد. این چرخه گیاهان را در برابر آسیب های ناشی از اکسیداسیون نوری حفاظت می کند (۱۴). اسید آسکوربیک در گندم نقش مؤثری در افزایش کلروفیل a ، b و کاروتنوئیدها دارد (Bates et al 1973) مطالعات خان و همکاران در سال ۲۰۰۵ نشان داد در شرایط تنش شوری، برگ ها ابتدا کلروزه می شوند و سپس شروع به ریزش می کنند. کاهش در مقدار رنگیزه های فتوسنتزی گیاهان به دلیل بسته شدن روزنه ها و جلوگیری از بیوسنتز کلروفیل می باشد (Degu et al 2008).



شکل ۲- اثر متقابل غلظت های مختلف شوری و کاربرد آسکوربیک اسید بر میزان کلروفیل a سالیکورنیا پرسیکا

کلروفیل ها و از بین رفتن ساختار تیلاکوئیدی کلروپلاست شده، که این امر در نهایت موجب کاهش محتوی کلروفیل کل گیاه شده است (Saeed et al 2020). گزارش های معدودی از تأثیر افزایشی شوری روی محتوای کلروفیل ها در دست است (Shigeoka et al 2002). اسید آسکوربیک به عنوان آنتی اکسیدان قوی توانسته است از فعالیت رادیکال های آزاد اکسیژن ناشی از تنش و به دنبال آن تخریب غشای کلروپلاستی جلوگیری کرده و محتوای کلروفیل گیاه را حفظ کند (Amin et al 2008).

با توجه به جدول آنالیز واریانس (جدول ۱)، برای میزان کلروفیل b اثر متقابل شوری و آسکوربیک اسید معنی دار شد. نتایج حاصل از این پژوهش نشان داد که میزان کلروفیل b در شوری ppm ۳۰۰ و عدم کاربرد آسکوربیک اسید نسبت به شاهد، کاهش یافت و در شوری ppm ۶۰۰ نسبت به شاهد کاهش یافت. از طرفی نتایج نشان داد که کاربرد ۰/۲ میلی مولار آسکوربیک اسید در هر ۳ سطح شوری باعث افزایش کلروفیل b نسبت به عدم کاربرد آسکوربیک اسید شد. در گندم بهاره افزایش شدت تنش شوری موجب ایجاد تغییراتی در ساختمان

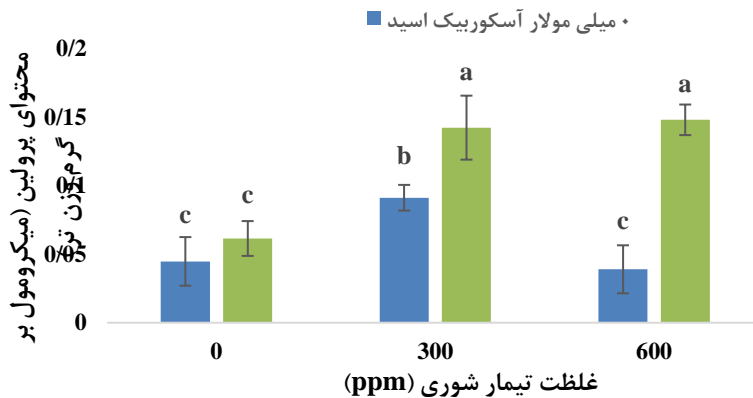


شکل ۳- اثر متقابل غلظت های مختلف شوری و کاربرد آسکوربیک اسید بر میزان کلروفیل b سالیکورنیا پرسیکا

گیاهان مهمترین محلول حمایت کننده اسمزی سازگار پرولین هست (Zhang et al 2003). تجمع پرولین رابطه مثبت و مستقیم با افزایش مقاومت به شوری در گیاه دارد. در زمینه افزایش میزان پرولین گزارش هایی وجود دارد که بیانگر افزایش پرولین در گیاهان تحت تنش شوری و آسکوربات مانند سویا به طور همزمان است (Le-Dily et al 1993).

با توجه به جدول آنالیز واریانس (جدول ۱)، برای میزان پرولین اثر متقابل شوری و آسکوربیک اسید معنی دار شد. نتایج حاصل از این پژوهش نشان داد که میزان پرولین در شوری ۳۰۰ ppm و عدم کاربرد آسکوربیک اسید نسبت به شاهد، افزایش یافت و در شوری ۶۰۰ ppm نسبت به شاهد کاهش یافت. از طرفی نتایج نشان داد که کاربرد ۰/۲ میلی مولار آسکوربیک اسید در هر ۳ سطح شوری باعث افزایش پرولین نسبت به عدم کاربرد آسکوربیک اسید شد. در





شکل ۴- اثر متقابل غلظت های مختلف شوری و کاربرد آسکوربیک اسید بر میزان پروتئین سالیکورنیا پرسیکا

### نتیجه نهایی

تنش شوری سبب آسیب به ساختار گیاه می شود و در سطوح پایین شوری تولید پروتئین افزایش یافت اما در سطوح شوری بالاتر میزان آن کاهش یافت. همچنین شوری سبب آسیب به دستگاه فتوسنتزی گیاه می شود. و کاربرد ۰/۲ میلی مولار آسکوربیک اسید سبب بهبود اثرات ناشی از شوری شد.

#### ملاحظات اخلاقی:

**حامی مالی:** این پژوهش هیچ کمک مالی از سازمان های تأمین مالی دریافت نکرده است.

**تعارض منافع:** طبق اظهار نویسنده، این مقاله تعارض منافع ندارد.

**برگرفته از پایان نامه/رساله:** این مقاله برگرفته از پایان نامه/رساله نبوده است.

- review. *Ecotoxicology and Environmental Safety*. 60: 324-349.
- Golshan, Z., Keshavarzi, M., (2007). Morphological study of persica (Cenopodiaceae) native to iran. *Journal of Biological sciences* 10(6): 852\_860.
  - Akhani, H., (2003). *Salicornia Persica* Akhani (Chenopodiaceae) a remarkable new species from central Iran.
  - Horbowicz M., Kosson R., Grzesiuk A., (2008), Dębski H. Anthocyanins of fruits and vegetables-their occurrence, analysis and role in human nutrition. *Veget. Crops Res. Bull.*; 68: 5-22.
  - Noctor, G., and Foyer, C.H. (1998). Ascorbate and glutathione: keeping active oxygen under control. *Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology*, 49, 249–279.
  - Conklin P.L., and Barth C. (2004). Ascorbic acid, a familiar small molecule intertwined in the response of plants to ozone, pathogens, and the onset of senescence.
- منابع**
- دولت آبادیان، ا.، مدرستانوی، س.ع. م. و شریفی، م. (۱۳۰۰). اثر تغذیه برگ با آسکوربیک اسید بر فعالیت های آنزیمهای آنتی اکسیدان، تجمع پرولین و لیپید پراکسیداسیون کلزا در شرایط تنش شوری. *مجله علوم و فنون کشاورزی و منابع طبیعی* ۶۲۸-۶۱۱.
  - سلاح ورزی ی.، گلدانی م.، نباتی، ج. و علیرضایی، م (۱۳۹۰) تأثیر کاربرد برونزای آسکوربیک اسید بر برخی از تغییرات فیزیوشیمیایی مرزنجوش تحت تنش شوری. *مجله علوم باغبانی ایران* ۱۶۷-۱۵۹.
  - Meneguzzo, S., F. Navari-Izzo and R. Izzo. (2000). NaCl effects on water relations and accumulation of mineral nutrients in shoots, roots and cell sap of wheat seedling. *J. Plant Physiol.* 156: 711-716.
  - Blum, A. (1996). *Crop Responses to Drought and the Interpretation of Adaptation*. p. 103-123. In Belhassen, E.
  - Parida, A.K. and A.B. Das 2005. Salt tolerance and salinity effects on plants: a



- Amin, A.A., E.M. Rashad, and A.E. Gharib, (2008). Changes in morphological, physiological and reproductive characters of wheat plants as affected by foliar application with salicylic acid and ascorbic acid. *Aust. J. of Basic and Appli. Sci.* 2: 252-261.
- Zhang, S., Weng, J., Pan, J., Tu, T., Yao, S. and Xu, C. (2003) Study on the photogeneration of superoxide radicals in Photosystem II with EPR spin trapping techniques. *Photosynthesis Research* 75:41-48.
- Le-Dily, F., Billiard, J. P., Le-Saos, J. and Huault, C. (1993) Effects of NaCl and gabaculine on chlorophyll and proline levels during growth of radish cotyledons. *Plant Physiology and Biochemistry* 31: 303-310.
- Plant and Cell and Environment 27: 959-971.
- Lichtenthaler, H. K. (1987) Chlorophylls and carotenoids: Pigments of photosynthetic biomembrane. *Methods of Enzymology* 148: 350.
- Bates, L., Waldren, R. and Teare, I. (1973) Rapid determination of free proline for water-stress studies. *Plant and Soil* 39: 205-207
- Degu HD, Ohta M, Fujimura T. (2008). Drought tolerance of *Eragrostis tef* and development.
- Saeed, Abdul Kareem A.J. Mohammad. (2020). Effect of ascorbic and salicylic acids on growth and flowering of *Gazania* cv. Frosty Kiss Mixed. *Ornamental Horticulture*, 26(4), 537-544. Epub November 09, 2020. <https://dx.doi.org/10.1590/2447-536x.v26i4.2118>.
- Shigeoka S., Ishikawa T., Tami M. and Miyagawa Y. (2002) Regulation and function of ascorbate peroxidase isoenzymes. *Journal of Experimental Botany*. 53: 1305-1319.