

تأثير المعاملة بالباكلوبيوترازول (PBZ) في نمو بادرات أصل الحمضيات *Yuma citrange* تحت ظروف الإجهاد الملحي

أنس كيوان^{١*} رولا بايرلي^٢ علي الخطيب^٣

^{١*} طالب ماجستير، جامعة دمشق، كلية الهندسة الزراعية قسم علوم البستنة، مهندس زراعي في الهيئة العامة للبحوث العلمية الزراعية مركز السويداء، anas.kiwan@damascusuniversity.edu.sy

^٢ أستاذ مساعد، جامعة دمشق، كلية الهندسة الزراعية قسم علوم البستنة.

^٣ باحث، الهيئة العامة للبحوث العلمية الزراعية مركز اللاذقية.

الملخص:

نُفذ البحث في محطة بحوث سيانو، مركز البحوث العلمية الزراعية في اللاذقية، الهيئة العامة للبحوث العلمية الزراعية، سورية خلال عامي 2020-2021 و 2021-2022 بهدف دراسة تأثير الرش الورقي بالباكلوبيوترازول في نمو بادرات أصل الليماسيترانج *Yuma citrange* تحت ظروف الإجهاد الملحي. صُممت التجربة وفق تصميم القطع المنشقة. تم تطبيق خمسة مستويات مختلفة من ملح NaCl النقي (0, 8, 16, 24, 32 ms/cm)، واستخدم الرش الورقي بالباكلوبيوترازول (0, 250, 500, 1000, 2000 ppm). أظهرت النتائج أن الزيادة التدريجية في مستوى الملوحة أدت إلى انخفاض تدريجي في جميع المؤشرات المدروسة (المورفولوجية والفيزيولوجية). بينما أدت المعاملة بالباكلوبيوترازول إلى تحسين معظم مؤشرات الدراسة بالمقارنة مع النباتات غير المعاملة بالباكلوبيوترازول تحت جميع مستويات الملوحة المدروسة. كما أظهرت نتائج التفاعل بين معاملات الباكلوبيوترازول (2000 ppm) والملوحة (في جميع مستوياتها المدروسة) تفوقاً في طول الجذر (21.43 سم)، الوزن الرطب والجاف للمجموع الخضري (23.71، 11.17 غ، على التوالي)، الوزن الرطب والجاف للمجموع الجذري (25.16، 8.18 غ، على التوالي)، محتوى الماء النسبي (58.88%)، محتوى الأوراق من الكلوروفيل أ، ب، والكاروتين (0.66، 0.65، 0.27 مغ/غ وزن رطب، على التوالي)؛ تراكم البرولين (0.88 مغ/غ)، محتوى الأوراق من الآزوت والفوسفور واليوتاسيوم (4.65، 0.29، 1.09%)، مقارنة بمعاملات التفاعل بين الباكلوبيوترازول (0 ppm) والملوحة (17.30 سم لطول الجذر، 14.56، 5.91 غ للوزن الرطب والجاف للمجموع الخضري، 15.91، 4.47 غ للوزن الرطب والجاف الجذري، 43.50% لمحتوى الماء النسبي، 0.39، 0.37، 0.13 مغ/غ وزن رطب للكلوروفيل أ، ب، والكاروتين، 0.64 مغ/غ للبرولين، و 3.22، 0.2، 0.87% للآزوت والفوسفور واليوتاسيوم، على التوالي).

الكلمات المفتاحية: أصل، بادرات، الليماسيترانج، الملوحة، الباكلوبيوترازول.

تاريخ الإيداع: ٢٠٢٣/٥/٣١

تاريخ القبول: ٢٠٢٣/٨/١٥



حقوق النشر: جامعة دمشق - سورية،

يحتفظ المؤلفون بحقوق النشر بموجب

الترخيص CC BY-NC-SA 04

Effect Of Treatment With Paclobutrazol On Growth Of *Yuma Citrange* Rootstock Seedlings Under Salt Stress Conditions

Anas Kiwan ^{1*}

Roula Bayerli ²

Ali Elkhateeb³

^{*1} Master student, Damascus University, Faculty of Agricultural Engineering Department of Horticultural Sciences, agricultural engineer at the General Authority for Scientific Agricultural Research, Sweida Center, E-mail: anas.kiwan@damascusuniversity.edu.sy

² Assistant Professor, Damascus University, Faculty of Agriculture Engineering Department of Horticulture.

³ Researcher, General Commission for Scientific Agricultural Research Lattakia Center.

Abstract:

This research was carried out at Cyano Research Station, Agricultural Scientific Research Center, Lattakia, General Authority for Scientific Agricultural Research, Syria during two successive seasons, 2020-2021 and 2021-2022 to study the effect of foliar spraying with paclobutrazol on growth of *Yuma Citrange* rootstock seedlings under salt stress conditions. The experiment was designed according to a split plots design. Five levels of NaCl salt (0, 8, 16, 24, 32 ms/cm) were applied, and five concentrations of paclobutrazol (0, 250, 500, 1000, 2000 ppm) were sprayed. The results showed that the gradual increase in salt levels resulted in a gradual decrease in all the studied indicators (morphological and physiological). Meanwhile, the treatment with paclobutrazol improved most of the studied parameters under all studied salinity levels. The interaction treatments of paclobutrazol (2000 ppm) and salinity (in all tested levels) showed superiority in root length (21.43 cm), shoots fresh and dry weight (23.71g, 11.17g, respectively), roots fresh and dry weight (25.16g, 8.18g, respectively), relative water content (58.88%), leaf content of chlorophyll a, b and carotenoids (0.66, 0.65 and 0.27 mg/g FW, respectively), proline accumulation (0.88 mg/g), leaves concentrations of nitrogen, phosphorus and potassium (4.65, 0.29, 1.09%, respectively) compared with interaction treatments of PBZ (0 ppm) and salinity (17.30cm for root length, 14.56, 5.91g shoots fresh and dry weight, 15.91, 4.47g roots fresh and dry weight, 43.50% relative water content, 0.39, 0.37, 0.13 mg/g FW chlorophyll a, b and carotenoids, 0.64 mg/g proline and 3.22, 0.2, 0.87% NPK concentrations, respectively).

Keywords: Rootstock, Seedlings, Yama Citrange, Salinity, Paclobutrazol.

Received: 31/5/2023

Accepted: 15/8/2023



Copyright: Damascus University- Syria, The authors retain the copyright under a CC BY- NC-SA

المقدمة (Introduction):

تعد شجرة الحمضيات من أهم أشجار الفاكهة على مستوى العالم، حيث تحتل المركز الثاني بعد الموز (Food And Agriculture Organizations of the United Nations FAO, 2021). حيث بلغ إجمالي الإنتاج لهذه الشجرة 161.8 مليون طن، مزرعة بمساحة 10.2 مليون هكتار. وتعد الحمضيات محصول مهم في الجمهورية العربية السورية، وتمثل حوالي ٥.٧٪ من قيمة الإنتاج الزراعي الوطني (Central Bureau of Statistics CBS, 2021).

تنتمي الحمضيات إلى رتبة Geraniales وفصيلة Rutaceae، وتحت فصيلة Aurantioideae، ويعتبر الجنس Citrus أحد الأجناس الأساسية فيها (Swingle, 1967, 190; Engler, 1931, 1). ومن بين العديد من العوامل التي تؤثر في انتشار الحمضيات هو الأصل، حيث تختلف الأصول البذرية بشكل ملحوظ (Simons, 1983, 80). يعد أصل الياماسيترانج (Yuma Citrange) أصل من أصول السيترانج، وتتميز هذه الأصول بأنها مناسبة لتطعيم جميع أنواع الحمضيات عليها، عدا الليمون الأضاليا. وتتميز الأصناف المطعمة عليها بأنها مبكرة الإثمار وجيدة الإنتاج كمياً ونوعاً، وأكثر تحملاً لبرودة الشتاء من النارج والبرتقال. ولكن يعاب على هذه المجموعة من الأصول أنها ضعيفة التحمل لارتفاع الكلس الفعال في الأرض، ولاحتوائها على الأشواك بكميات كبيرة (حامد وآخرون، ٢٠٠٧، ٢٢٧).

يعد الإجهاد الملحي من أهم وأخطر الإجهادات البيئية التي تحد من نمو معظم الأنواع النباتية وإنتاجيتها، من خلال تقليل امتصاص الماء والمواد الغذائية وزيادة تركيز عنصري الصوديوم والكلور (Tulipani et al., 2008, 701; Machado et al., 2017, 1). ويمكن للنباتات التقليل من أضرار الملوحة عن طريق استبعاد الأيونات، وتخفيض تركيز هذه الأيونات في الجذور ونقلها إلى أوراق النبات، وتراكم الحاميات الأسموزية مثل الكربوهيدرات والبرولين والغليسين بيتين (Ruiz-Carrasco et al., 2011, 1333; Wang et al., 2019, 530).

يعد الباكلوبيوترازول $C_{15}H_{20}ClN_3O$ أحد أفراد عائلة التريازول، وهو مثبط للنمو النباتي؛ يعمل على منع استطالة الخلايا، ويتداخل مع اصطناع الجبرلين (Ball, 1987, 1). وتكمن خصائص تنظيم النمو للباكلوبوترازول عن طريق تغيير مستويات الهرمونات النباتية مثل الجبرلين وحمض الأبسيسيك والسيتوكينين (Fletcher et al., 1990, 1).

الدراسة المرجعية: (Literature Review)

وجد Anjum et al. (2001) أن بادرات أصل الياماسيترانج النامية في وسط معرض للملوحة بتركيز 8 ds/m لمستخلص التربة حققت نسبة بقاء ٨٥٪ (2). وتوصل Sanchez et al. (1996) إلى أن أصول البرتقال ثلاثي الأوراق وأصول السيترانج تتحمل درجة توصيل كهربائي لمياه الري تصل إلى ١ و ٠.٦٧ ds/m، على التوالي (99).

لاحظ Murkute et al. (2005) انخفاض في محتوى الكلوروفيل الكلي للفالنسيا المطعمة على البرتقال ثلاثي الأوراق، وانخفاض في محتوى الكلوروفيل a و b وزيادة في البرولين في النارج عند معاملتها بتركيز مختلفة من ملح NaCl (393). تمت دراسة تأثير منظم النمو PBZ على بعض أصول وأصناف الحمضيات من قبل De Siqueira et al. (٢٠١٧) في تثبيط النمو وتأثيره على الإزهار، ومدى إمكانية تعزيز حصاد الفاكهة في غير موسمها. حيث تم تطبيق Paclobutrazol على التربة ورشاً على الأوراق. وأشارت النتائج إلى أن الطريقة الأولى أكثر فاعلية مقارنة بالرش الورقي، بسبب انخفاض قدرة الأوراق على الامتصاص مقارنة بالجذور. كما تم الحصول على تأثيرات إيجابية على الإزهار للليمون الحامض، والكمكوات، والساتسوما ماندرين، والليمون تاهيتي، واليوريكا، والفالنسيا والشاموتي، كما لوحظ انخفاض في طول النبات في التانجيلو (Minneola) وشتلات الكاريزو. وبالمقابل وجد بعض الآثار غير المرغوب فيها، مثل تساقط الفاكهة في الفالنسيا، وتشوه الأزهار في اليوسفي (بونكان)، وصغر حجم الثمار في الجريب فروت (355).

أظهرت نتائج *Sousa et al.* (2018) انخفاض محتوى الماء النسبي في الأوراق عند التعرض للإجهاد الجفافي في دراستهم على بعض أصول وأصناف الحمضيات، وتطور استجابتها للحمل عند استخدام الباكلوبوترازول (77). أثبت *Zekri et al.* (1992) قدرة أصول البرتقال ثلاثي الأوراق وهجنها في الحفاظ على مستويات كافية من العناصر في ظروف الإجهاد الملحي مقارنة بغيرها من الأصول (171)، وكذلك وجد *Ruiz et al.* (1997) تأثير معنوي للملوحة على تركيز العناصر في الأوراق (Ca, K, Na, Cl, Mg, P, Fe, Mn and Zn) لمعظم أصول الحمضيات المدروسة (141).

وكجزء من دراسة أكبر لتحسين لون قشرة فواكه الحمضيات (*Citrus spp.*)، أجريت دراسة أولية من قبل *Le Roux et al.* (2010) لتحديد تركيز مثبطات التخليق الحيوي المختلفة للجبرلين المطلوبة لاستنباط استجابة بيولوجية في أشجار الحمضيات، ذكر الباحثين أن المعاملة بالباكلوبوترازول ٢٥٪ بالإضافة لبروكسيديون الكالسيوم (٨٠٠ ppm) واليونيكونازول (١٠٠٠ ppm) رشاً، أدى لتقصير طول الشتول مقارنة بالشاهد، أما المعاملة بالباكلوبوترازول ٢٥٪ لوحده أدى لتقصير المسافات العقدية بمقدار ٢٨٪ مقارنة مع معاملة الشاهد (1). ويهدف معرفة تأثير كل من الباكلوبوترازول (PBZ) واليوتريسين (Put) على النمو والمعاليم الفيزيائية والكيميائية ومخزون جذور الحمضيات الحساسة للملح، قام *Sharma et al.* (2011) بمعاملة التربة المزروعة بشتول الحمضيات (صنف Karna khatta)، بالباكلوبوترازول بثلاثة تراكيز ٠، ٢٥٠، ٥٠٠ مغ/ل وذلك قبل أسبوع من المعاملة بملح كلوريد الصوديوم بتركيز 3 ds/m والرش الرذاذي باليوتريسين بتركيز ٠ و ٥٠ مغ/ل. وبينت نتائجهم الدور الإيجابي للمعاملة بالباكلوبوترازول واليوتريسين، في تحسين تحمل الصنف للملوحة في مختلف معايير النمو (301).

وذكر كل من *Atkinson et al.* (1987) و *Atkinson et al.* (1983) أن المعاملة بالباكلوبوترازول قللت من معدل النتج، وزادت من امتصاص كل من النتروجين والفوسفور في أصل التفاح m24 (424)، (21). ونظراً للأهمية التي يتمتع فيها أصل الياماسيترانج خاصة في ظل قلة الدراسات المحلية عليه، والصفات المميزة له، وانخفاض مصادر الري النقية والأضرار التي تخلفها الملوحة؛ والتوجه إلى التوسع في زراعة الحمضيات في مناطق حوض الفرات وغيرها، والتي تعاني من مشكلة الملوحة، تأتي أهمية وهدف هذا البحث في دراسة تأثير الباكلوبوترازول في زيادة تحمل أصل الياماسيترانج للملوحة. *Yuma citrange*

مواد البحث وطرائقه: Materials and Methods

١-٣: المادة النباتية:

استخدم في هذه الدراسة أصل الياماسيترانج (*Yuma Citrange*)، الذي يتميز بأشجاره كروية الشكل مفترشة، والتي تحتوي على أشواك كثيرة. أوراقها ثلاثية، لونها أخضر خفيف، يبلغ متوسط وزن الثمرة ٥٩.٢ غ، وقطرها بالمتوسط ٤٧.٣ ملم، القشرة متوسطة الالتصاق باللب ذو اللون الأصفر، تحتوي على العديد من البذور (بالم متوسط ١١.٣ بذرة/ثمرة) بيضاء، أحادية الجنين (*Jaskani et al., 2006, 313*). استنبطت أصول السيترانج بالتهجين ما بين البرتقال الحلو والبرتقال ثلاثي الأوراق { *C. sinensis* (L.) × *P. trifoliata* (L.) Osbeck. } من أجل الحصول على نباتات أكثر تحملاً للبرودة (دواي وآخرون، ٢٠١٤، ٢٠١). تم الحصول على بذور الأصل من محطة بحوث سيانو التابعة لمركز البحوث العلمية الزراعية في اللاذقية، وتم تشتيلها في نفس المحطة.

٢-٣: مكان تنفيذ البحث:

تم تنفيذ التجربة ضمن بيت بلاستيكي مساحة ٧٥ م^٢ في محطة بحوث سيانو التابعة لمركز البحوث العلمية الزراعية في اللاذقية خلال عامي ٢٠٢٠-٢٠٢١ و ٢٠٢١-٢٠٢٢، التي تقع ضمن الإحداثيات (N: 35.37, E: 35.994)، وعلى ارتفاع ١٢٥ م عن سطح البحر، وذات معدل هطول مطري سنوي ٧٦٩ ملم.

٣-٣: الزراعة:

تم أخذ البذور من الثمار السليمة عند اكتمال النضج الفسيولوجي للثمار تاريخ ٢٠٢١/٢/١٤ ومعاملتها بمبيد فطري (كبريتات النحاس)، وزراعتها في أحواض تحتوي على خلطة زراعية مكونة من تربة حمراء ورمل ومادة عضوية بنسبة (١:١:١). أظهرت نتائج التحاليل الكيميائي للخلطة الزراعية المستخدمة أنها ذات ناقلية كهربائية (٠.٥٥٦ ds/m). بدأت البذور بالإنبات تاريخ ٢٠٢١/٣/٢٢، حيث تم انتخاب 750 بادرة ذات مواصفات نمو جيدة ونقلها إلى أكياس بولي إيثيلين سوداء سعة ٢ لتر وذلك بعد ظهور خمس أوراق حقيقية على النبات بتاريخ ٢٠٢١/٧/٣، وتم تقديم العناية اللازمة لها.

٣-٤: المعاملات المدروسة:

تم تطبيق معاملات الإجهاد الملحي (٠، ٨، ١٦، ٢٤، ٣٢ ميلي سيمنز) على بادرات الأصل المدروس بعمر سنة بمعدل مرتين بالأسبوع رياً، ولمدة شهرين.

تم الرش الورقي بالباكلوبيوترازول (٠، ٢٥٠، ٥٠٠، ١٠٠٠، ٢٠٠٠ جزء بالمليون) مع بدء تطبيق معاملات الإجهاد الملحي مرة اسبوعياً. وبذلك كانت المعاملات المدروسة على النحو التالي:

١- معاملة الشاهد (الشاهد غير المعامل) (0 ms/cm NaCl × 0 ppm PBZ)

٢- المعاملة بـ NaCl (تركيز 8, 16, 24, 32 ms/cm)

٣- المعاملة بالباكلوبيوترازول (تركيز 250, 500, 1000, 2000 ppm)

٤- المعاملة بـ NaCl (8 ms/cm) + المعاملة بـ PBZ (250, 500, 1000, 2000 ppm)

٥- المعاملة بـ NaCl (16 ms/cm) + المعاملة بـ PBZ (250, 500, 1000, 2000 ppm)

٦- المعاملة بـ NaCl (24 ms/cm) + المعاملة بـ PBZ (250, 500, 1000, 2000 ppm)

٧- المعاملة بـ NaCl (32 ms/cm) + المعاملة بـ PBZ (250, 500, 1000, 2000 ppm)

شمل هذا البحث على ٢٥ معاملة، كل معاملة كررت ٣ مرات، واحتوى كل مكرر على 10 نباتات.

٣-٥: المؤشرات المدروسة:

أولاً: المؤشرات المورفولوجية

طول النبات (سم):

حُدّد طول النبات في بداية ونهاية التجربة باستخدام شريط قياس من نقطة الاتصال مع سطح التربة حتى أعلى نقطة في المجموع الخضري وأُخذ الفرق بين الطولين السابقين.

طول الجذر (سم):

قيس طول جذر النباتات باستخدام شريط قياس، في بداية التجربة وفي نهايتها وأُخذ الفرق بين الطولين السابقين.

الوزنين الرطب والوزن الجاف للمجموعين الخضري والجذري (غ):

حُسب الوزن الرطب والجاف على أساس متوسط وزن النبات الواحد لكل معاملة، وحُسب الوزن الجاف بعد التجفيف لمدة 48 ساعة في الفرن على الدرجة 70 م° (Balal et al., 2011, 2135). واتبعت نفس الطريقة على المجموع الجذري.

ثانياً: المؤشرات الفيزيولوجية

محتوى الماء النسبي (WC%):

بعد أخذ الوزن الرطب للأوراق وضعت مع ورق نشاف مبلل داخل عبوات بلاستيكية محكمة الإغلاق على درجة حرارة الغرفة وبعد ٤٨ ساعة أُخذ وزن الأوراق مرة أخرى وبعدها وضعت في المجففة على درجة حرارة ١٠٥ م° لمدة ٤٨ ساعة، ثم أخذنا الوزن

الجاف للأوراق وحسب محتوى الماء النسبي للأوراق وفق معادلة Santos et al. (2013):

$$WC = [(FW - DW) / (SFW - DW)] \times 100$$

حيث FW: الوزن الرطب للأوراق، DW: الوزن الجاف للأوراق، SFW: الوزن الرطب المشبع للأوراق (620).

تقدير اليخضور:

تم اعتماد طريقة Harborne (1973) في تقدير الكلوروفيل أ، ب، الكلي والكاروتين (1).

تركيز البرولين (مغ / غ وزن جاف):

تم اعتماد طريقة Bates et al. (1973) لتقدير البرولين الحر (205).

تركيز الآزوت والفوسفور والبوتاسيوم:

حسب الطريقة اللونية باستخدام كاشف نيسلر (Peech et al., 1947, 25) لقياس محتوى الآزوت، وحسب طريقة كاشف بارتون

(Reuter et al., 1997, 1) لقياس محتوى الفوسفور، وباستخدام جهاز التحليل الطيفي باللهب (Tendon, 2005, 1) لقياس

محتوى البوتاسيوم.

٣- تصميم التجربة والتحليل الإحصائي

صُممت التجربة وفق تصميم القطع المنشقة، حيث وُزعت المعاملات الملحية على القطع الرئيسية، ومعاملات الرش

بالباكلوبوترازول على القطع الثانوية، وشملت ٢٥ معاملة كررت كل معاملة ٣ مرات، واحتوى كل مكرر على ١٠ نباتات. حُللت

البيانات باستخدام تحليل التباين ثنائي الاتجاه، واستُخدم اختبار أقل فرق معنوي للمقارنة بين المتوسطات على مستوى ثقة ٩٥٪

باستخدام برنامج الـ GenStat النسخة ١٢.

النتائج: Results

أولاً: المؤشرات المورفولوجية:

طول النبات (سم):

أدت الزيادة التدريجية في تراكيز الملح إلى انخفاض في طول الساق؛ كما أدت المعاملة بالـ PBZ إلى انخفاض في طول الساق

بالمقارنة مع النباتات غير المعاملة، الجدول (1).

أدت المعاملة بالـ PBZ بتركيز 2000 ppm إلى انخفاض في طول الساق معنوياً بالمقارنة مع باقي المعاملات المدروسة وبالمقارنة مع

الشاهد غير المعامل الذي أعطى أعلى زيادة طول الساق (33.84 cm)، ومن جهة أخرى لوحظت أقل قيمة في طول الساق في المعاملتين

2000 ppm × 32 ms/cm و 1000 ppm × 32 ms/cm بفارق غير معنوي بينهما (1.33 cm و 2.66 cm، على التوالي).

الجدول (١): تأثير المعاملة بالـ PBZ في طول النبات (سم) تحت ظروف الإجهاد الملحي

Mean	2000	1000	500	250	0	PBZ (ppm) / Salt (ms/cm)
28.28 ^A	21.50 ^d	23.56 ^c	30.9 ^{٢b}	31.56 ^b	33.84 ^a	0
20.45 ^B	17.04 ^{ef}	18.11 ^c	21.26 ^d	21.30 ^d	24.55 ^c	٨
16.32 ^C	13.99 ^{hi}	14.41 ^{gh}	15.64 ^{fg}	15.92 ^{fg}	21.63 ^d	١٦
13.30 ^D	9.29 ^j	12.63 ⁱ	13.77 ^{hi}	14.37 ^{gh}	16.45 ^f	٢٤
6.80 ^E	1.33 ^l	2.66 ^l	5.40 ^k	10.09 ^j	14.52 ^{gh}	32
	12.63 ^E	14.27 ^D	17.40 ^C	18.65 ^B	22.20 ^A	Mean
PBZ: 0.71		Salt: 0.71		Interaction: 1.٦٠		LSD _{0.05}

تشير الأحرف الكبيرة إلى وجود فروق معنوية بين متوسط المعاملات (الملحية، الباكلوبوترازول) ويشير اختلاف الأحرف الصغيرة

إلى وجود فروق معنوية بالنسبة للتفاعل عند مستوى ثقة ٩٥٪

طول الجذر (سم):

أدت المعاملة بالبالكلوبيوترازول بتركيز 2000 ppm إلى زيادة في طول الجذر معنوياً بالمقارنة مع باقي المعاملات المدروسة وبالمقارنة مع المعاملتين الـ 32 ms/cm و 250 ppm × 32 ms/cm اللتان أعطتا أقل طول للجذر (13 cm و 13.25 cm، على التوالي بفارق غير معنوي فيما بينهما)، وبالمقابل وجد أعلى طول للجذر في النباتات غير المجهدة ملحياً والمعاملة بالبالكلوبيوترازول بتركيز 1000 ppm و 2000 ppm بفارق غير معنوي بينهما (25.75 cm و 27 cm، على التوالي)، كما هو موضح الجدول (2).

الجدول (٢): تأثير المعاملة بال PBZ في طول الجذر (سم) تحت ظروف الإجهاد الملحي

Mean	2000	1000	500	250	0	PBZ (ppm) / Salt (ms/cm)
24.50 ^A	27.00 ^a	25.75 ^a	25.25 ^{ab}	23.25 ^{bc}	21.25 ^{cdef}	0
21.15 ^B	22.75 ^{cd}	22.00 ^{cde}	20.75 ^{defg}	20.25 ^{efgh}	20.00 ^{efgh}	٨
18.85 ^C	21.00 ^{defg}	20.25 ^{efgh}	18.25 ^{hij}	17.50 ^{ijk}	17.25 ^{ijk}	١٦
17.29 ^D	19.25 ^{fghi}	19.00 ^{ghi}	16.70 ^{ijkl}	16.50 ^{ijkl}	15.00 ^{lmn}	٢٤
14.58 ^E	17.15 ^{ijk}	15.50 ^{klm}	14.00 ^{mn}	13.25 ⁿ	13.00 ⁿ	٣٢
	21.43 ^A	20.50 ^A	18.99 ^B	18.15 ^{BC}	17.30 ^C	Mean
PBZ: 0.94		Salt: 0.94		Interaction: 2.11		LSD0.05

تشير الأحرف الكبيرة إلى وجود فروق معنوية بين متوسط المعاملات (الملحية، البالكلوبيوترازول) ويشير اختلاف الأحرف الصغيرة إلى وجود فروق معنوية بالنسبة للتفاعل عند مستوى ثقة ٩٥٪

الوزن الرطب والوزن الجاف للمجموع الخضري (غ):

أدت الزيادة التدريجية في تراكيز الملح إلى انخفاض في الوزن الرطب والجاف للمجموع الخضري. كما أدت المعاملة بال PBZ إلى زيادة في الوزن الرطب والجاف للمجموع الخضري بالمقارنة مع النباتات غير المعاملة، كما هو موضح في الجدول (3). أدت المعاملة بال PBZ بتركيز 2000 ppm إلى زيادة في الوزن الرطب والجاف للمجموع الخضري معنوياً بالمقارنة مع باقي المعاملات المدروسة وبالمقارنة مع معاملة الملح 32 ms/cm التي أعطت أقل وزن (5.4 غ بالنسبة للوزن الرطب، 1.92 غ بالنسبة للوزن الجاف)، ومن جهة أخرى لوحظت أعلى زيادة في الوزن الرطب والجاف في النباتات الغير مجهدة ملحياً والمعاملة بال PBZ بتركيز 1000 و 2000 ppm بفارق غير معنوي بينهما (38.06, 39.1 غ، على التوالي للوزن الرطب، 19.69, 21.56 غ، على التوالي للوزن الجاف).

الجدول (٣): تأثير المعاملة بال PBZ في الوزن الرطب والوزن الجاف للمجموع الخضري (غ) تحت ظروف الإجهاد الملحي

Mean	2000	1000	500	250	0	PBZ (ppm) / Salt (ms/cm)	
33.07 ^A	39.10 ^a	38.06 ^a	34.56 ^b	30.51 ^c	23.12 ^c	0	الوزن الرطب
21.55 ^B	24.96 ^d	23.97 ^{de}	20.93 ^f	19.68 ^{fg}	18.24 ^{gh}	8	
17.78 ^C	22.70 ^e	18.59 ^{gh}	16.14 ⁱ	15.85 ⁱ	15.61 ⁱ	16	
14.02 ^D	17.98 ^h	16.16 ⁱ	13.31 ^j	12.24 ^{jk}	10.43 ^l	24	
10.16 ^E	13.81 ^j	11.38 ^{kl}	10.36 ^l	9.85 ^l	5.40 ^m	32	
	23.71 ^A	21.63 ^B	19.06 ^C	17.62 ^D	14.56 ^E	Mean	
PBZ: 0.7٤		Salt: 0.7٤		Interaction: 1.65		LSD0.05	
15.84 ^A	21.56 ^a	19.69 ^a	16.41 ^{ab}	12.42 ^{bc}	9.14 ^{cde}	٠	الوزن الجاف
9.15 ^B	12.00 ^{bcd}	9.80 ^{cde}	8.41 ^{cdef}	7.92 ^{cdef}	7.61 ^{cdef}	٨	
7.26 ^{BC}	9.14 ^{cde}	7.70 ^{cdef}	6.60 ^{defg}	6.57 ^{defg}	6.30 ^{efg}	١٦	
5.79 ^{CD}	7.46 ^{cdefg}	6.92 ^{cdefg}	5.08 ^{efg}	4.93 ^{efg}	4.59 ^{efg}	٢٤	
4.01 ^D	5.72 ^{efg}	4.61 ^{efg}	4.50 ^{efg}	3.29 ^{fg}	1.92 ^g	٣٢	
	11.17 ^A	9.74 ^{AB}	8.20 ^{BC}	7.02 ^C	5.91 ^C	Mean	
PBZ: 2.48		Salt: 2.48		Interaction: 5.55		LSD0.05	

تشير الأحرف الكبيرة إلى وجود فروق معنوية بين متوسط المعاملات (الملحية، البالكلوبيوترازول) ويشير اختلاف الأحرف الصغيرة إلى وجود فروق معنوية بالنسبة للتفاعل عند مستوى ثقة ٩٥٪.

الوزن الرطب والوزن الجاف للمجموع الجذري (غ):

أدت الزيادة التدريجية في تراكيز الملح إلى انخفاض في الوزن الرطب والجاف للمجموع الجذري. كما أدت المعاملة بالـ PBZ (بغض النظر عن التركيز المستخدم) إلى زيادة في الوزن الرطب والجاف للمجموع الجذري بالمقارنة مع النباتات غير المعاملة. أدت المعاملة بالـ PBZ بتركيز 2000 ppm إلى زيادة في الوزن الرطب والجاف للمجموع الجذري معنوياً بالمقارنة مع باقي المعاملات المدروسة وبالمقارنة مع معاملة الملح 32 ms/cm التي أعطت أقل وزن (5.54 غ بالنسبة للوزن الرطب، 0.91 غ بالنسبة للوزن الجاف)، ومن جهة أخرى لوحظت أعلى زيادة في الوزن الرطب والجاف في النباتات الغير مجعدة ملحية والمعاملة بالـ PBZ بتركيز 2000 ppm (40.2 غ للوزن الرطب، 15.24 غ للوزن الجاف)، كما هو موضح في الجدول (4).

الجدول (4): تأثير المعاملة بال PBZ في الوزن الرطب والوزن الجاف للمجموع الجذري (غ) تحت ظروف الإجهاد الملحي

Mean	2000	1000	500	250	0	PBZ (ppm) / Salt (ms/cm)	
32.37 ^A	40.20 ^a	35.78 ^b	29.64 ^c	29.24 ^c	27.00 ^{de}	0	الوزن الرطب
24.00 ^B	28.92 ^c	28.14 ^{cd}	25.32 ^e	19.52 ^f	18.09 ^{gh}	8	
18.80 ^C	25.43 ^e	18.49 ^{fg}	17.01 ^{gh}	16.61 ^h	16.44 ^h	16	
14.54 ^D	17.21 ^{gh}	17.06 ^{gh}	13.22 ^{ij}	12.76 ^{ij}	12.46 ^{ij}	24	
11.31 ^E	14.05 ⁱ	12.71 ^{ij}	12.15 ^j	12.09 ^j	5.54 ^k	32	
	25.16 ^A	22.44 ^B	19.47 ^C	18.05 ^D	15.91 ^E	Mean	
PBZ: 0.81		Salt: 0.81		Interaction: 1.8 ^٢		LSD _{0.05}	
11.28 ^A	15.24 ^a	12.14 ^b	11.14 ^b	10.29 ^{bc}	7.59 ^{de}	٠	الوزن الجاف
7.17 ^B	8.36 ^{cd}	7.85 ^{de}	6.82 ^{def}	6.64 ^{defg}	6.18 ^{defgh}	٨	
5.39 ^C	7.17 ^{def}	6.22 ^{defgh}	4.96 ^{ghij}	4.58 ^{ghijk}	4.05 ^{hijk}	١٦	
4.48 ^C	6.11 ^{efghi}	4.98 ^{ghij}	3.89 ^{ijk}	3.78 ^{jk}	3.63 ^{jk}	٢٤	
2.97 ^D	4.01 ^{hijk}	3.75 ^{jk}	3.61 ^{jk}	2.59 ^{kl}	0.91 ^l	٣٢	
	8.18 ^A	6.99 ^B	6.08 ^{BC}	5.57 ^C	4.47 ^D	Mean	
PBZ: 0.99		Salt: 0.99		Interaction: 2.22		LSD _{0.05}	

تشير الأحرف الكبيرة إلى وجود فروق معنوية بين متوسط المعاملات (الملحية، البالكلوبيوترازول) ويشير اختلاف الأحرف الصغيرة إلى وجود فروق معنوية بالنسبة للتفاعل عند مستوى ثقة ٩٥٪

ثانياً: المؤشرات الفيزيولوجية:

محتوى الماء النسبي (WC%)

أدت المعاملة بال PBZ بتركيز 2000 ppm إلى زيادة في محتوى الماء النسبي معنوياً بالمقارنة مع باقي المعاملات المدروسة وبالمقارنة مع معاملة الملح 32 ms/cm التي أعطت أقل محتوى للماء النسبي (٢٢.٢٢٪)، ومن جهة أخرى لوحظ أعلى محتوى للماء النسبي في النباتات الغير مجهزة ملحياً والمعاملة بال PBZ بتركيز 2000 ppm (٨٠٪)، كما هو موضح في الجدول (5).

الجدول (5): تأثير المعاملة بال PBZ في محتوى الماء النسبي (WC%) تحت ظروف الإجهاد الملحي

Mean	2000	1000	500	250	0	PBZ (ppm) / Salt (ms/cm)	
68.70 ^A	80.00 ^a	70.00 ^b	69.23 ^b	64.29 ^c	60.00 ^d	0	
56.29 ^B	63.63 ^c	60.00 ^d	55.17 ^f	52.63 ^g	50.00 ^h	8	
49.56 ^C	57.89 ^e	50.00 ^h	47.62 ⁱ	46.15 ⁱ	46.15 ⁱ	16	
44.40 ^D	50.00 ^h	50.00 ^h	41.67 ^{jk}	41.18 ^{kl}	39.13 ^m	24	
35.24 ^E	42.86 ^j	40.00 ^{lm}	36.36 ⁿ	34.78 ⁿ	22.22 ^o	32	
	58.88 ^A	54.00 ^B	50.01 ^C	47.81 ^D	43.50 ^E	Mean	
PBZ: 0.73		Salt: 0.73		Interaction: 1.64		LSD _{0.05}	

تشير الأحرف الكبيرة إلى وجود فروق معنوية بين متوسط المعاملات (الملحية، البالكلوبيوترازول) ويشير اختلاف الأحرف الصغيرة إلى وجود فروق معنوية بالنسبة للتفاعل عند مستوى ثقة ٩٥٪

اليخضور:

أدت الزيادة التدريجية في تراكيز الملح إلى انخفاض في محتوى الأوراق من محتوى اليخضور.

فيما أدت المعاملة بالبالكلوبيوترازول إلى زيادة في محتوى الأوراق من محتوى اليخضور بالمقارنة مع النباتات غير المعاملة.

أدت المعاملة بالـ PBZ بتركيز 2000 ppm إلى زيادة في محتوى الأوراق من محتوى اليخضور معنوياً بالمقارنة مع باقي المعاملات المدروسة وبالمقارنة مع معاملة الملح 32 ms/cm التي أعطت أقل محتوى لليخضور (0.17 مغ/غ للكلوروفيل a، 0.1 مغ/غ للكلوروفيل b، 0.02 مغ/غ للكاروتين، 0.29 مغ/غ للكلوروفيل الكلي)، وبالمقابل وجد أعلى محتوى لمحتوى اليخضور (1.16 مغ/غ للكلوروفيل a، 1.08 مغ/غ للكلوروفيل b، 0.52 مغ/غ للكاروتين، 2.24 مغ/غ للكلوروفيل الكلي) في النباتات غير المجعدة ملحياً والمعاملة بالبكالوبيوترازول بتركيز 2000 ppm، كما هو موضح في الجدول (6).

الجدول (6): تأثير المعاملة بالـ PBZ في محتوى اليخضور (mg/g FW) تحت ظروف الإجهاد الملحي

Mean	2000	1000	500	250	0	PBZ (ppm) / Salt (ms/cm)	
0.83 ^A	1.16 ^a	0.88 ^b	0.80 ^c	0.71 ^d	0.59 ^f	0	الكلوروفيل أ
0.58 ^B	0.65 ^c	0.64 ^c	0.57 ^g	0.52 ^h	0.50 ⁱ	8	
0.47 ^C	0.59 ^f	0.52 ^h	0.44 ⁱ	0.42 ^k	0.39 ^l	16	
0.38 ^D	0.49 ⁱ	0.45 ^j	0.36 ^m	0.31 ⁿ	0.27 ^p	24	
0.26 ^E	0.39 ^l	0.29 ^o	0.26 ^p	0.19 ^q	0.17 ^r	32	
	0.66 ^A	0.56 ^B	0.49 ^C	0.43 ^D	0.39 ^E	Mean	
PBZ: 0.0\		Salt: 0.0\		Interaction: 0.01\		LSD _{0.05}	
0.95 ^A	1.08 ^a	1.01 ^b	0.98 ^c	0.94 ^d	0.76 ^g	0	الكلوروفيل ب
0.68 ^B	0.82 ^c	0.80 ^f	0.66 ⁱ	0.58 ^j	0.52 ^k	8	
0.44 ^C	0.73 ^h	0.52 ^k	0.32 ⁿ	0.32 ⁿ	0.30 ^o	16	
0.26 ^D	0.38 ^l	0.34 ^m	0.22 ^p	0.19 ^q	0.18 ^q	24	
0.16 ^E	0.23 ^p	0.19 ^q	0.15 ^r	0.15 ^r	0.10 ^s	32	
	0.65 ^A	0.57 ^B	0.47 ^C	0.44 ^D	0.37 ^E	Mean	
PBZ: 0.00\		Salt: 0.00\		Interaction: 0.0\		LSD _{0.05}	
1.70 ^A	2.24 ^a	1.78 ^b	1.60 ^{bc}	1.53 ^{bc}	1.34 ^{bc}	0	الكلوروفيل الكلي
1.23 ^B	1.40 ^{bc}	1.38 ^{bc}	1.26 ^{cde}	1.25 ^{cde}	0.88 ^{defg}	8	
0.95 ^C	1.29 ^{cd}	1.23 ^{cdef}	0.79 ^{fgh}	0.77 ^{gh}	0.66 ^{ghi}	16	
0.67 ^D	0.84 ^{defg}	0.81 ^{efgh}	0.60 ^{ghi}	0.59 ^{ghi}	0.49 ^{ghi}	24	
0.46 ^D	0.65 ^{ghi}	0.55 ^{ghi}	0.47 ^{ghi}	0.36 ^{hi}	0.29 ⁱ	32	
	1.28 ^A	1.15 ^A	0.94 ^B	0.90 ^{BC}	0.73 ^C	Mean	
PBZ: 0.2\		Salt: 0.2\		Interaction: 0.4\		LSD _{0.05}	
0.39 ^A	0.52 ^a	0.37 ^b	0.37 ^b	0.36 ^b	0.31 ^c	0	الكاروتين
0.25 ^B	0.32 ^c	0.31 ^c	0.24 ^c	0.22 ^f	0.17 ^h	8	
0.17 ^C	0.26 ^d	0.20 ^g	0.15 ⁱ	0.12 ^j	0.11 ^j	16	
0.11 ^D	0.15 ⁱ	0.15 ⁱ	0.08 ^k	0.08 ^k	0.06 ^l	24	
0.05 ^E	0.09 ^k	0.06 ^l	0.04 ^m	0.03 ^{mn}	0.02 ⁿ	32	
	0.27 ^A	0.22 ^B	0.18 ^C	0.16 ^D	0.13 ^E	Mean	
PBZ: 0.0\		Salt: 0.0\		Interaction: 0.01\		LSD _{0.05}	

تشير الأحرف الكبيرة إلى وجود فروق معنوية بين متوسط المعاملات (الملحية، البكالوبيوترازول) ويشير اختلاف الأحرف الصغيرة إلى وجود فروق معنوية بالنسبة للتفاعل عند مستوى ثقة ٩٥٪

تركيز البرولين (مغ / غ وزن رطب):

أدت الزيادة التدريجية في تراكيز الملح إلى زيادة في تركيز البرولين؛ كما أدت المعاملة بالـ PBZ (بغض النظر عن التركيز المستخدم) إلى زيادة في تركيز البرولين بالمقارنة مع النباتات غير المعاملة، الجدول (7).

أدت المعاملة بالـ PBZ بتركيز 2000 ppm إلى زيادة في تركيز البرولين معنوياً بالمقارنة مع باقي المعاملات المدروسة وبالمقارنة مع الشاهد غير المعامل والنباتات الغير مجهدة ملحياً والمعاملة بالباكلوبوترازول بتركيز 250 ppm و 500 ppm و 1000 ppm، وكذلك معاملة الملح 8 ms/cm اللواتي أعطوا أقل تركيز للبرولين بفروق غير معنوية فيما بينها (0.41 مغ/غ لجميع المعاملات السابقة)، ومن جهة أخرى لوحظت أعلى قيمة في تركيز البرولين في المعاملة 2000 ppm × 32 ms/cm (0.96 مغ/غ).

الجدول (7): تأثير المعاملة بالـ PBZ في تركيز البرولين (مغ/غ وزن رطب) تحت ظروف الإجهاد الملحي

Mean	2000	1000	500	250	0	PBZ (ppm) / Salt (ms/cm)
0.47 ^E	0.73 ^a	0.41 ^s	0.41 ^s	0.41 ^s	0.41 ^s	0
0.73 ^D	0.86 ^l	0.84 ^m	0.78 ^o	0.77 ^p	0.41 ^s	8
0.85 ^C	0.91 ^{gh}	0.90 ^{hi}	0.90 ⁱ	0.89 ^k	0.66 ^r	16
0.90 ^B	0.92 ^d	0.91 ^{ef}	0.91 ^{fg}	0.91 ^{gh}	0.83 ⁿ	24
0.93 ^A	0.96 ^a	0.94 ^b	0.93 ^c	0.92 ^{de}	0.90 ^{ij}	32
	0.88 ^A	0.80 ^B	0.78 ^C	0.78 ^D	0.64 ^E	Mean
PBZ: 0.002		Salt: 0.002		Interaction: 0.004		LSD _{0.05}

تشير الأحرف الكبيرة إلى وجود فروق معنوية بين متوسط المعاملات (الملحية، الباكلوبوترازول) ويشير اختلاف الأحرف الصغيرة إلى وجود فروق معنوية بالنسبة للتفاعل عند مستوى ثقة ٩٥٪

تركيز الآزوت والفوسفور والبوتاسيوم (%):

أدت الزيادة التدريجية في تراكيز الملح إلى خفض تركيز كلٍّ من الآزوت والفوسفور والبوتاسيوم في الأوراق، وبالمقابل أدت المعاملة بالـ PBZ (بغض النظر عن التركيز المستخدم) إلى زيادة تركيز هذه العناصر بالمقارنة مع النباتات غير المعاملة. أدت المعاملة بالـ PBZ بتركيز 2000 ppm إلى زيادة في تركيز العناصر المدروسة في الأوراق معنوياً بالمقارنة مع باقي المعاملات المدروسة وبالمقارنة مع معاملة الملح 32 ms/cm التي أعطت أقل تركيز للأزوت والبوتاسيوم (٢.٢٨٪ للأزوت، ٠.٥٨٪ للبوتاسيوم)، والمعاملتين 32 ms/cm و 250ppm × 32ms/cm اللتان أعطتا أقل تركيز للفوسفور بفروق غير معنوية بينهما (٠.١٣، ٠.١٤٪، على التوالي) ومن جهة أخرى لوحظ أعلى تركيز للعناصر سابقة الذكر في النباتات غير المجهدة ملحياً والمعاملة بالـ PBZ بتركيز 2000 ppm (٧.٣٥٪ للأزوت، ٠.٤٧٪ للفوسفور، ١.٣٦٪ للبوتاسيوم)، كما هو موضح في الجدول (8).

الجدول (8): تأثير المعاملة بال PBZ في تركيز الآزوت والفوسفور والبوتاسيوم (%) تحت ظروف الإجهاد الملحي

Mean	2000	1000	500	250	0	PBZ (ppm) Salt (ms/cm)	
5.62 ^A	7.35 ^a	5.66 ^b	5.41 ^b	5.36 ^b	4.32 ^{cd}	0	N
4.34 ^B	4.71 ^c	4.66 ^c	4.28 ^{cd}	4.28 ^{cd}	3.79 ^{ef}	8	
3.67 ^C	4.31 ^{cd}	3.97 ^{de}	3.46 ^{fg}	3.46 ^{fg}	3.15 ^{gh}	16	
3.16 ^D	3.75 ^{ef}	3.62 ^{ef}	2.99 ^{hi}	2.84 ^{hij}	2.57 ^{ijk}	24	
2.63 ^E	3.13 ^{gh}	2.76 ^{hij}	2.57 ^{ijk}	2.42 ^{jk}	2.28 ^k	32	
	4.65 ^A	4.14 ^B	3.74 ^C	3.67 ^C	3.22 ^D	Mean	
PBZ: 0.2\		Salt: 0.2\		Interaction: 0.4\		LSD _{0.05}	
0.32 ^A	0.47 ^a	0.30 ^b	0.30 ^b	0.26 ^c	0.26 ^{cd}	0	P
0.25 ^B	0.26 ^{cd}	0.26 ^{cd}	0.25 ^{de}	0.24 ^{ef}	0.24 ^{fg}	8	
0.23 ^C	0.26 ^{cd}	0.24 ^{fg}	0.23 ^g	0.23 ^g	0.21 ^h	16	
0.21 ^D	0.23 ^g	0.23 ^g	0.21 ^h	0.20 ⁱ	0.19 ^{jk}	24	
0.17 ^E	0.21 ^h	0.19 ^{ij}	0.18 ^k	0.14 ^l	0.13 ^l	32	
	0.29 ^A	0.25 ^B	0.23 ^C	0.21 ^D	0.20 ^E	Mean	
PBZ: 0.004		Salt: 0.004		Interaction: 0.01		LSD _{0.05}	
1.23 ^A	1.36 ^a	1.30 ^b	1.20 ^c	1.19 ^c	1.11 ^f	0	K
1.10 ^B	1.17 ^d	1.15 ^c	1.07 ^g	1.07 ^g	1.04 ^h	8	
0.98 ^C	1.10 ^f	1.04 ^h	0.94 ^k	0.93 ^k	0.90 ^l	16	
0.85 ^D	0.98 ⁱ	0.96 ^j	0.80 ⁿ	0.79 ⁿ	0.73 ^p	24	
0.71 ^E	0.87 ^m	0.75 ^o	0.68 ^q	0.67 ^q	0.58 ^r	32	
	1.09 ^A	1.04 ^B	0.94 ^C	0.93 ^D	0.87 ^E	Mean	
PBZ: 0.006		Salt: 0.006		Interaction: 0.013		LSD _{0.05}	

تشير الأحرف الكبيرة إلى وجود فروق معنوية بين متوسط المعاملات (الملحية، الباكلوبيوترازول) ويشير اختلاف الأحرف الصغيرة إلى وجود فروق معنوية بالنسبة للتفاعل عند مستوى ثقة ٩٥٪

المناقشة:

إن تعرض النبات للإجهاد الملحي يقلل من كثافة الثغور ويسبب إغلاق المسام على سطح الورقة (Chele et al., 2021, 1)، فيؤدي هذا الاضطراب إلى خلل في التبادل الغازي وتقليل التمثيل الضوئي (Taylor et al., 2012, 387)، وقد يعزى الانخفاض في طول الساق، وفي محتوى الماء النسبي الناجم عن المعاملة بالملح إلى أن زيادة تركيز الأملاح في التربة يؤدي إلى زيادة جهدها الأسموزي، وبالتالي قلة توفر الماء الحر للنبات، كما يقلل أيضاً من جهد الانتاج للخلايا وبذلك تقل استطالة الخلايا (David et al., 2000, 1)؛ البشارة وآخرون، ٢٠١٣، ١٦٥؛ العودة وآخرون، ٢٠٠٦، ١٥؛ الصفي وآخرون، ٢٠٠٥، ١)، وتوافقت هذه النتائج مع نتائج Sousa et al. (2018) على الحمضيات (77)، Gucci et al. (1997) على الزيتون (13). يمكن تفسير الانخفاض في طول الساق الناجم عن المعاملة بالباكلوبوترازول من خلال تثبيطه لحمض الجبريليك المسؤول عن استطالة عنق الجذر والساق (Bose et al., 2013, 150)، واتفقت هذه النتائج مع ما توصل إليه Fletcher et al. (1990) (207)، ومع Chang et al. (2019) (813). من ناحية أخرى أعطت معاملات الباكلوبيوترازول محتوى ماء نسبي للأوراق أعلى من النباتات غير المعالجة عند تعرضها للإجهاد وهذا يتفق مع نتائج Jungklang et al. (2012) الذين أفادوا أن PBZ لديه القدرة على الحفاظ على محتوى ماء الأوراق (361)، وقد يعود السبب في ذلك إلى دور PBZ في زيادة سماكة الأوراق، مما يحسن من متطلبات الماء فيها (Jungklang et al., 2017, 1505).

تؤثر الظروف الملحية للتربة أولاً على الجذور، فقد يعزى الانخفاض في طول الجذر الناتج عن المعاملة بالملح إلى حدوث تغيرات في نموه، مما يؤثر في امتصاص الماء والأيونات وكذلك إنتاج الهرمونات النباتية وخاصة الأوكسينات التي لها الدور الأبرز في تكوين ونمو الجذر، لذا فإن النبات بأكمله سوف يتأثر عند تعريض الجذور إلى هذه الظروف، وتؤثر الملوحة في الكتلة الحيوية للجذور، وكذلك في انتشار الجذور وتعمقها، وقد تعود تأثيرات الملوحة السلبية في نمو الجذور لعدة أسباب منها الحد من نمو الخلايا لانخفاض قيمة الجهد المائي في وسط النمو وفقد الماء المعاكس فضلاً عن التأثيرات السامة الناجمة عن تراكم أيونات الصوديوم والكلوريد مما يؤدي إلى موت خلايا الجذر (Hoopkins et al., 2008, 1).

بينما قد يعزى التحسن الجزئي في طول الجذر الناتج عن تطبيق البالكلوبيوترازول تحت ظروف الإجهاد الملحي، إلى رفع سوية الساييتوكينينات، لأن قمم الجذور هي الموقع الأساسي لتخليق الساييتوكينين (Ko et al., 2014, 7150).

وقد توافقت هذه النتائج مع نتائج Sousa et al. (2018) على الحمضيات (77)، Gucci et al. (1997) على الزيتون (13). إن انخفاض متوسط الوزن الرطب للمجموع الخضري والجذري بفعل زيادة الملوحة قد يعود إلى انخفاض معدلات النمو ومنها عدد الفروع والأوراق (الحيايني وآخرون، ٢٠١٧، ٦)، وربما يكون للشد الملحي ونقص المحتوى المائي داخل النبات والذي يتبعه نقص في الأحماض النووية ومحتوى الكلوروفيل ثم زيادة حامض الاليسيك وتنشيط نشاط الجبرلينات أثره في هذا الأمر (Sherif et al., 2014, 3785) كما إن انخفاض قيمة الجهد المائي تؤدي إلى ضعف امتصاص الماء من قبل الجذور (Taize et al., 2006, 1). وقد يعود انخفاض متوسط الوزن الجاف للمجموع الخضري بفعل زيادة ملوحة التربة، إلى قلة كفاءة عملية التركيب الضوئي نتيجة تجمع الأملاح في محلول التربة والتي تسبب قلة في جاهزية الماء ومن ثم حصول اختلال في التوازن الأيوني والغذائي، إذ إن عملية التركيب الضوئي تنتج نتيجة تراكم أيونات الصوديوم في الأوراق مما يؤدي إلى انخفاض الجهد المائي وانخفاض محتوى الخلايا النسبي من الماء (David et al., 2000, 1).

ومن الممكن أن يعزى سبب الانخفاض في الوزن الجاف للمجموع الجذري لتردي صفات النمو الخضري بارتفاع المستويات الملحية مما قلل من قدرة الجذور على امتصاص الماء بسبب التأثير الأسموزي والأيوني، وهذا بالنتيجة يؤثر سلباً في عملية البناء الضوئي ويقلل من انتقال المنتجات الأيضية إلى الجذور (أبوزيد، ١٩٩٠، ١).

بالمقابل يساعد البالكلوبيوترازول على تحسين كثافة الثغور (Waqas et al., 2017, 315) والتي قد تكون بسبب زيادة تركيز حمض الأبسيسيك (Fletcher et al., 2000, 55) وهذا يعزز التبادل الغازي والقدرة على التمثيل الضوئي. كما تؤدي المعاملة بالبالكلوبيوترازول إلى خفض مستوى أكسدة الليبيدات تحت ظروف الإجهاد الملحي، وهذا يتوافق مع الدراسات المثبتة في أن مركبات التريازول تحسن تحمل النبات للإجهاد الملحي عن طريق خفض مستوى الإجهاد التأكسدي (ROS) وزيادة تراكم الحاميات الأسموزية (Waqas et al., 2017) واتفق هذا مع Pan et al. (2013) على الأرز (1)، Tuna (2014) على البطاطا (71)، Jungklang et al. (2015) على التوليب (1)؛ في ظروف إجهادات لحيوية مختلفة.

وقد يعود سبب الانخفاض الناجم عن الملوحة في محتوى الأوراق من اليخضور إلى تدهور الأصبغة أو ضعف التخليق الحيوي لها (Lee et al., 2013, 325) بينما قد يعزى التحسن الجزئي في محتوى أوراق النباتات من الأصبغة الناتج عن تطبيق البالكلوبيوترازول تحت ظروف الإجهاد الملحي، إلى رفع سوية الساييتوكينينات (Ko et al., 2014, 7150; Sopher et al., 1999)، والتي تلعب دوراً أساسياً بتنظيم عملية التخليق الحيوي للكلوروفيل والكاروتينات، وهذا يشير إلى الدور الأساسي لهما في الحفاظ على الكلوروفيل وحماية النبات من الأشعة الضوئية الضارة خلال تطور النبات تحت ظروف الإجهاد (Dobrąnszki et al., 2011, 1839; Talla et al., 2016, 1839; Li et al., 2008, 1334; al., 2014, 1472) واتفقت هذه النتائج مع Sharma et al. (2011) (301) و Murkute et al. (2005) في دراستهم على الحمضيات (393).

ربما يعود سبب الزيادة في تركيز البرولين تحت ظروف الإجهاد الملحي إلى ضعف عملية بناء البروتين أو زيادة تحلله، وبالتالي يزداد تراكمه في أنسجة النبات، أو قد يعزى ذلك إلى تأثير الملوحة في زيادة تراكم الأحماض الأمينية الحرة، ومن أكثر الأحماض الأمينية تراكمًا تحت ظروف الإجهاد الملحي هو البرولين (Wynjones *et al.*, 1978, 17).

وفقاً لـ *Alcazar et al.* (2011)، فقد يعزى زيادة تراكم البرولين إلى حمض الأبسيسيك الذي يشكل إشارة كيميائية من الجذور، يتم نقلها إلى المجموع الخضري مما يؤدي إلى تراكم البرولين في الأوراق (243)؛ ويستخدم كمركب وقائي ضد المركبات الجزيئية الكبيرة ويحمي الإنزيمات من التلف الناتج عن الإجهاد، كما وينتقل جزئياً إلى الجذور فيحسن من نموها (Tuasamu, 2009, 1). فقد يعود السبب في زيادة تركيز البرولين الناتج عن المعاملة بالباكلوبيوترازول إلى أنه يتداخل مع الإنزيمات المشاركة في مسار الأيزوبرينويد مما يؤدي إلى تثبيط تخليق الجبرلين، وزيادة ABA والسيطوكينين، وانخفاض إنتاج الإيثيلين (Farooq *et al.*, 2021, 169).

توافقت هذه النتائج مع ما ذكره *Waqas et al.* (2017) (315)، *Sharma et al.* (2011) في الحمضيات (301). أدت المعاملة بالتراكيز الملحية المختلفة إلى انخفاض تركيز كل من الآزوت والفوسفور والبوتاسيوم في أوراق جميع الأصول المدروسة، والذي قد يعزى إلى التأثير التنافسي مع الصوديوم على مواقع الامتصاص في الجذور، أو قد يرجع السبب إلى فقدان القابلية الاختيارية في امتصاص العناصر، وكذلك قد يعود الانخفاض إلى التأثير الأسموزي للأملاح في التربة التي قد تعيق انتقال العناصر الغذائية، أو إلى أن الملوحة تقلل من نمو الجذور المسؤولة عن امتصاص العناصر (مرسي وآخرون، ١٩٦٨، ١) وهذا يتفق مع ما ذكره *Julain* (٢٠٠٤) (1)، و *Ruiz et al.* (١٩٩٧) (141).

كما أدت المعاملة بالباكلوبيوترازول إلى زيادة تركيز الآزوت والفوسفور والبوتاسيوم في أوراق النباتات وقد يعود السبب في ذلك إلى وجود ارتباط وثيق بين امتصاص الأيونات وتشرب الماء من قبل الجذر (Bowling, 1976, 159)، أو قد يكون الـ PBZ قد أثر على آليات الامتصاص داخل الجذور، وتوافق هذا الرأي مع *Atkinson et al.* (1987) (424)، ومع *Atkinson et al.* (1983) (21)؛ ولكن تعارضت مع ما توصل إليه *Martin et al.* (1987) (915).

وعلى الرغم من أن الدراسة الحالية والدراسات السابقة تحتوي على بعض المعلومات المتناقضة، فمن الواضح أن PBZ يمكن أن يؤثر على امتصاص و/أو تراكم العناصر الغذائية في الأوراق. ويحتمل أن انخفاض التوصيل الهيدروليكي للجذر وتغيير مستوى امتصاص المغذيات من الآثار الجانبية للمعاملة بالباكلوبيوترازول، ويتناسب حجم كلاهما مع درجة كبح النمو الخضري والتغيرات في نمو وشكل الجذور (Rieger *et al.*, 1990, 97).

الاستنتاجات:

١. أدى الرش الورقي بالباكلوبيوترازول إلى تحسين جميع المؤشرات المورفولوجية والفيزيولوجية بالمقارنة مع النباتات غير المعاملة، باستثناء طول الساق.
٢. أعطت المعاملات 1000 ppm و 2000 ppm من الباكلوبيوترازول أفضل النتائج في معظم المؤشرات المورفولوجية والفيزيولوجية تحت ظروف الإجهاد الملحي.

التوصيات:

- تطبيق الرش الورقي بالباكلوبيوترازول تركيز 2000 ppm لما لها من دور مباشر في زيادة تحمل النباتات لظروف الإجهاد الملحي.

التمويل: هذا البحث ممول من جامعة دمشق وفق رقم التمويل (501100020595).

References:

١. إبراهيم، جهاد؛ استنبولي، أحمد؛ حسين، علا. (٢٠١١). تأثير مستويات مختلفة من الشد الرطوبي في التربة على الخصائص الفيزيائية والمائية للتربة وعلى إنتاجية أشجار الحمضيات صنف يافاوي في الساحل السوري. مجلة جامعة تشرين للبحوث والدراسات العلمية، سلسلة العلوم البيولوجية. ٣٣(٦): ١٥٤.
٢. أبوزيد، الشحات نصر. (١٩٩٠). الهرمونات النباتية والتطبيقات الزراعية. مكتبة مدبولي - القاهرة.
٣. البشارة، س.؛ حداد، س. ولأوند، و. (٢٠١٤). دراسة مدى تحمل بعض أصناف البطاطا Solanum tuberosum المزروعة محلياً للإجهاد الملحي. مجلة جامعة دمشق للعلوم الزراعية، المجلد (٢٩)، العدد (٣)، ص: ١٦٥-١٨٠.
٤. الحياي، علي محمد عبد؛ السارة، عماد عدنان مهدي وهذال، نسرین محمد. (٢٠١٧). تأثير الرش بحامض الساليسيليك في تحمل بعض أصول الحمضيات لملوحة التربة. مجلة العلوم الزراعية العراقية، مج. ٤٨، ع. ٣، ص ص. ٧٠٧-٧١٩.
٥. الخليل، فادي. (٢٠٠٩). القطاع الزراعي في سوريا (الخصائص، الواقع، والآفاق) دراسة تحليلية. مجلة جامعة تشرين للبحوث والدراسات العلمية، سلسلة العلوم الاقتصادية والقانونية. ١٣(١): ٩-٢٥.
٦. الصفدي، ب. وعرابي، م. (٢٠٠٥). تحسين تحمل البطاطا للملوحة باستخدام تقانات الزراعة النسيجية والتشجيع مع الانتخاب في الزجاجة. قسم البيولوجيا الجزيئية والتقانة الحيوية، الجمهورية العربية السورية.
٧. العودة، أ.؛ صالح، ر. وعلي، ر. (٢٠٠٦). تقييم استجابة بعض أصناف الشعير المحلية لتحمل الإجهاد الحولي في مرحلة النمو الأولي. مجلة جامعة دمشق للعلوم الزراعية، المجلد (٢٢)، العدد (١)، ص: ١٥-٣٣.
٨. حامد، فيصل؛ العيسى، عماد وبطحة، محمد (٢٠٠٧). إنتاج الفاكهة، الجزء النظري. كلية الزراعة، منشورات جامعة دمشق. ص ٢٢٧ - ٢٣٠.
٩. دواي، فيصل، الخطيب، علي عيسى، جناد، حنان (٢٠١٤). تقييم مواصفات النمو والإزهار لبعض سلالات صنف الكلمنتين Citrusreticulata Blanco على الأصلين كاريزو وتروير سيترانج. مجلة جامعة تشرين للبحوث والدراسات العلمية، سلسلة العلوم البيولوجية، ٦٣(١): ٢٠١-٢١٤.
١٠. فاضل، علي سعدون؛ محمد، رغد سلمان؛ يسر، شيماء عبد الوهاب وطه، ضرغام عصام. (٢٠١٤). تأثير ملوحة كلوريد الصوديوم على انبات البذور ونمو وايض كالس نبات السيسبان. المؤتمر العلمي الوطني النسوي الثاني للعلوم الزراعية والبيطرية، وزارة العلوم والتكنولوجيا، بغداد. ٦.
١١. مرسى، م. ع.، عبد العظيم، ع.، علي، ت. ح. (١٩٦٨). اساسيات البحوث الزراعية. مكتبة الانجلو المصرية، القاهرة.
12. Alcazar, R. ; Bitrián, M. ; Bartels, D. ; Koncz, C.; Altabella, T. and Tiburcio, AF. (2011). Polyamine metabolic canalization in response to drought stress in Arabidopsis and the resurrection plant Craterostigma plantagineum. *Plant Signal Behav* 6: 243-250.
13. Anjum, M. A.; Abid, M. and Naveed, F. (2001). Evaluation of citrus rootstocks for salinity tolerance at seedling stage. *Int J Agric Biol*, 3, 1-4.
14. Atkinson, D. and Chauhun, J.S. (1987). The effect of paclobutrazol on the water use of fruit plants at two temperatures. *J. Hort. Sci.* 62:421-426.
15. Atkinson, D. and Crisp, C.M. (1983). The effect of some plant growth regulators and herbicides on root system morphology and activity. *Acta Hort.* 136:21-28.
16. Balal, R. M., Ashraf, M. Y., Khan, M. M., Jaskani, M. J., & Ashfaq, M. (2011). Influence of salt stress on growth and biochemical parameters of citrus rootstocks. *Pakistan Journal of Botany*, 43(4), 2135-2141.
17. Ball, Vic. (1987). *Viewpoint. Grower Talks* 51(3):12, July 1987.
18. Bates, L. S., Waldren, R. A. and Teare, I. D. (1973). Rapid determination of free proline for water-stress studies. *Plant and soil*, 39, 205-207.

19. Bose, S.; Yadav, R.K.; Mishra, S.; Sangwan, R.S.; Singh, A.K.; Mishra, B.; Srivastava, A.K. and Sangwan N.S. (2013). Effect of gibberellic acid and calliterpenone on plant growth attributes, trichomes, essential oil biosynthesis and pathway gene expression in differential manner in *Mentha arvensis* L. *Plant Physiol. Biochem.* 66, 150-158.
20. Bowling, D.J.F. (1976). *Uptake of ions by plant roots*. Chapman and Hall, London. p. 159.
21. Central Bureau of Statistics. (2021). CBS. Damascus, Syria Arab Republic.
22. Chaney, W. R. (2005). *Growth retardants: A promising tool for managing urban trees*. Purdue Extension. FNR. 252-W: 1-5.
23. Chang, S.; Wu, Z.; Zeng, Q.; Zhang, J.; Sun, W.; Qiao, L. and Shu, H. (2019). The effects for delaying banana seedling growth through spraying growing retardants on stem apex. *Am. J. Plant Sci.* 10(05), 813. Doi: 10.4236/ajps.2019.105059
24. Chele, K.H., Tinte, M.M., Piater, L.A., Dubery, I.A., Tugizimana, F. (2021). *Soil salinity, a serious environmental issue and plant responses: A metabolomics perspective*. *Metabolites* 11, 724. <https://doi.org/10.3390/metabo11110724>
25. David, M. O. and Nilsen E. T. (2000). *The physiology of plant under stress*. Soil and Biotic Factors. Wiley and Sons. USA.
26. De Siqueira, D. L. and Salomão, L. C. C. (2017). Effects of paclobutrazol on growth and flowering of citrus. *Citrus Research & Technology*, 23(2), 355-369.
27. Dobranszki, J. and Mendler-Drienyovszki, N. (2014). Cytokinin-induced changes in the chlorophyll content and fluorescence of in vitro apple leaves. *Journal of Plant Physiology*, 171, 1472–1478.
28. Engler, A. (1931). Rutaceae. In: Reuther, W., Webber, HJ. And Bachelor, L.D. eds., *The citrus industry*. Vol I. University of California Press, Berkely. 301.
29. FAO. Food And Agriculture Organizations of the United Nations [Internet]. (2023). Available from: <http://www.fao.org/faostat/en/#data>.
30. Farooq, T. and Hameed, A. (2021). *Advances in Triazole Chemistry*. Chapter 7 - Triazole-Based Plant Growth-Regulating Agents. Elsevier. Tahir Farooq. P: 169-185. <https://doi.org/10.1016/B978-0-12-817113-4.00008-1>.
31. Fletcher, R. A. And Hofstra, G. (1990). Improvement of uniconazoleinduced protection in wheat seedlings. *Journal of Plant Growth Regulation*, 9, 207–212.
32. Fletcher, R. A.; Gilley, A., Sankhla, N. and Davis, T. D. (2000). Triazoles as plant growth regulators and stress protectants. *Horticultural Reviews*, 24, 55–138.
33. Gucci, R., Lombardini, L., & Tattini, M. (1997). Analysis of leaf water relations in leaves of two olive (*Olea europaea*) cultivars differing in tolerance to salinity. *Tree physiology*, 17(1), 13-21.
34. Harborne, J.B. (1973). *Phytochemical methods*. Chapman & Hall, New York.pp. 1- 288.
35. Hoopkins, W. G. and Muner N. P. (2008). *Introduction to plant physiology*. 4th edition. Wiley and Sons. USA.
36. Jaskani, M. J.; Abbas, H.; Khan, M. M.; Shahzad, U. and Hussain, Z. (2006). Morphological description of three potential citrus rootstocks. *Pakistan Journal of Botany*, 38(2), 311.
37. Julain, W. (2004). Text Citrus Subtropical Fruits Nutrition And Fertilization. *Horticulture Tax As Cooperative Extension*.
38. Jungklang, J. and Saengnil, K. (2012). Effect of paclobutrazol on Patumma cv. Chiang Mai Pink under water stress. *Songklanakarin J. Sci. Technol.* 34, 361–366.
39. Jungklang, J.; Saengnil, K. and Uthaibutra, J. (2015). Effects of water-deficit stress and paclobutrazol on growth, relative water content, electrolyte leakage, proline content and some antioxidant changes in *Curcuma alismatifolia* Gagnep. cv. Chiang Mai Pink. *Saudi Journal of Biological Sciences*, <https://doi.org/10.1016/j.sjbs.2015.09.017>
40. Jungklang, J.; Saengnil, K. and Uthaibutra, J. (2017). Effects of water-deficit stress and paclobutrazol on growth, relative water content, electrolyte leakage, proline content and some antioxidant changes in *Curcuma alismatifolia* Gagnep. cv. Chiang Mai Pink. *Saudi Journal of Biological Sciences*, 24(7), 1505-1512.

41. Ko, D.; Kang, J.; Kiba, T.; Park, J.; Kojima, M.; Do, J. and Song, W.-Y. (2014). Arabidopsis ABCG14 is essential for the root-to-shoot translocation of cytokinin. *Proceedings of the National Academy of Sciences*, 111, 7150–7155.
42. Laermann, H. T.; Brielmaier-Liebetanz U. and Lehnst M. (1992). Investigations on the behaviour of the growth regulator Bonzi in the composting of ornamental plants. *Nachrichtenblatt des Deutschen Pflanzenschutzdienstes*. 43(12): 261-264. (C.F. Nasr, M. N. (1995). Alex. J. Agric. Res. 40 (3): 261-79).
43. Le Roux, S. And Barry, G. H. (2010). Vegetative Growth Responses of Citrus Nursery Trees to Various Growth Retardants. *HorTechnology*. 20(1), 197-201.
44. Lee, M. H.; Cho, E. J.; Wi, S. G.; Bae, H.; Kim, J. E.; Cho, J. Y. and Chung, B. Y. (2013). Divergences in morphological changes and antioxidant responses in salt-tolerant and salt-sensitive rice seedlings after salt stress. *Plant Physiology and Biochemistry*, 70, 325–335.
45. Li, F.; Vallabhaneni, R.; Yu, J.; Rocheford, T. and Wurtzel, E. T. (2008). The maize phytoene synthase gene family: Overlapping roles for carotenogenesis in endosperm, photomorphogenesis, and thermal stress tolerance. *Plant Physiology*, 147, 1334–1346.
46. Machado, R.M.A. and Serralheiro, R.P. (2017). Soil salinity: Effect on vegetable crop growth. Management practices to prevent and mitigate soil salinization. *Horticulturae* 2017, 3, 30.
47. Martin, G. C.; Yoshikawa, F. and LaRue. J.H. (١٩٨٧). Effect of soil applications of paclobutrazol on vegetative growth, pruning time, flowering, yield, and quality of 'Flavorcrest' peach. *J. Amer. Soc. Hort. Sci.* 112:915-921.
48. Murkute, A.; Sharma, S. And Singh, S. (2005). Citrus in terms of soil and water salinity, A review. *Journal of Scientific & Industrial Research*. Vol. 64, pp. 393-402.
49. Pan, S.; Rasul, F.; Li, W.; Tian, H.; Mo, Z.; Duan, M. and Tang, X. (2013). Roles of plant growth regulators on yield, grain qualities and antioxidant enzyme activities in super hybrid rice (*Oryza sativa* L.). *Rice*, 6:9. doi: 10.1186/1939-8433-6-9
50. Peech, M.; Alexander, L. T.; Dean, L. A.; and Reed, J. F. (1947). Methods of soil analysis for soil fertility investigations. 757(4): 25, Publisher: *U.S. Dept. of Agriculture*, Washington, D.C.
51. Purohit, S. S. (1986). Hormonal Regulation of Plant Growth and Development, Vol. III. Agro. *Botanical Publishers (India)*.
52. Reuter, D. J. and J. B. Robinson. (1997). *Plant analysis: an interpretation manual (2nd edition)*. CSIRO publ., Australia.
53. Rieger, M. and Scalabrelli, G. (1990). Paclobutrazol, Root Growth, Hydraulic Conductivity, and Nutrient Uptake of Nemaguard Peach. *HortScience*, 25(1), 95-98.
54. Ruiz, D.; Martínez, V. and Cerdá, A. (1997). *Citrus Response To Salinity: Growth And Nutrient Uptake*. *Tree Physiology*, 17:141–150.
55. Ruiz-Carrasco, K., Antognoni, F., Coulibaly, A. K., Lizardi, S., Covarrubias, A., Martinez, E. A., Molina-Montenegro, M. A., Biondi, S., Zurita-Silva, A. (2011). Variation in salinity tolerance of four lowland genotypes of quinoa (*Chenopodium quinoa* Willd.) as assessed by growth, physiological traits, and sodium transporter gene expression. *Plant Physiology and Biochemistry*, 49, 1333–1341.
56. Sanchez, A. C. And J. C. Jeffrey. (1996). Managing saline and sodic soils for producing horticultural crops. *Hort Technology* 6: 99-107.
57. Santos, S. A.P., Santos, C., Silva, S., Pinto, G., Laura, M., Torres, L.M. and Nogueira, A. J. A. (2013). The effect of sooty mold on fluorescence and gas exchange properties of olive tree. *Turk. J. Biol.* 37:620-628
58. Shabala, L.; Mackay, A.; Tian, Y.; Jacobsen, S. E.; Zhou, D. and Shabala, S. (٢٠١٢). Oxidative stress protection and stomatal patterning as components of salinity tolerance mechanism in quinoa (*Chenopodium quinoa*). *Physiologia Plantarum*, 146, 26–38.
59. Shabala, S.; Hariadi, Y. and Jacobsen, S. E. (2013). Genotypic difference in salinity tolerance in quinoa is determined by differential control of xylem Na (+) loading and stomatal density. *Journal of Plant Physiology*, 170, 906-914.
60. Sharma, D. K.; Dubey, A. K.; Srivastav, M.; Singh, A. K.; Sairam, R. K.; Pandey, R. N.; Dahuja, A. and Kaur, C. (2011). Effect of putrescine and paclobutrazol on growth, physiochemical parameters, and nutrient

- acquisition of salt-sensitive citrus rootstock Karna khatta (Citrus karna Raf.) under NaCl stress. *Journal of Plant Growth Regulation*, 30, 301–311.
61. Sherif, H. M. and Asaad, S. A. (2014). Effect of some plant growth retardants on vegetative growth, spurs and fruiting of 'Le-Conte' pear trees. *British Journal of Applied Science & Technology*.4(26): 3785.
 62. Simons, R.K. (1983). *Compatibility and stock-scion interactions as related to dwarfing*. In: *Rootstocks for fruit crops*. (Eds.): R.C. Rom and R.F. Carlson. Jhon Wiley and Sons, New York. pp. 79-105.
 63. Sopher, C. R.; Krol, M.; Huner, N. P.; Moore, A. E. and Fletcher, R. A. (1999). Chloroplastic changes associated with paclobutrazol-induced stress protection in maize seedlings. *Canadian Journal of Botany*, 77, 279–290.
 64. Sousa, E. M. R.; Almeida, L. S.; de Oliveira Sousa, A. R.; de Carvalho Silva, M.; da Silva Ledo, C. A.; de Almeida, A. A. F.; Costa, M.G.C., Coelho Filho, M.A., dos Santos Soares Filho, W. and da Silva Gesteira, A. (2018). Drought tolerance of a microcitrangemonia when treated with paclobutrazol and exposed to different water conditions. *Scientia Horticulturae*, 238, 75-82.
 65. Swingle, T. W. (1967). The Botany of Citrus and Its Wild Relatives- The Citrus Industry Vol 1, Chap. 3, 190-430.
 66. Taize, L. and Zeiger, E. (2006). *Plant physiology 4th edition sinauer Assuciates.inc.USA*.
 67. Talla, S. K.; Panigrahy, M.; Kappara, S.; Nirosha, P.; Neelamraju, S. and Ramanan, R. (2016). Cytokinin delays dark-induced senescence in rice by maintaining the chlorophyll cycle and photosynthetic complexes. *Journal of Experimental Botany*, 67, 1839–1851.
 68. Taylor, S.; Franks, P.; Hulme, S.; Spriggs, E.; Christin, P.; Edwards, E. and Osborne, C. (2012). Photosynthetic pathway and ecological adaptation explain stomatal trait diversity amongst grasses. *New Phytologist*, 193, 387–396.
 69. Tendon, H. L. S. (2005). *Methods of analysis of soils, plants, waters and fertilizers. Fertilization development and consultation organization*. 203 PP. New Delhi: India. Fertiliser Development and Consultation Organisation.
 70. Tuasamu, Y. (2009). *Toleransi hotong (Setaria italica l. Beauv) pada berbagai cekaman kekeringan: pendekatan anatomi dan fisiologi*. [Tesis]. Sekolah Pascasarjana. Institut Pertanian Bogor. Bogor. [Indonesian]
 71. Tulipani, S.; Mezzetti, B.; Capocasa, F.; Bompadre, S.; Beekwilder, J.; De Vos, C.R.; Capanoglu, E.; Bovy, A. And Battino, M. (2008). Antioxidants, phenolic compounds, and nutritional quality of different strawberry genotypes. *J. Agric. Food Chem.* 56, 696-704.
 72. Tuna, A. L. (2014). Influence of foliarly applied different triazole compounds on growth, nutrition, and antioxidant enzyme activities in tomato (*Solanum lycopersicum* L.) under salt stress. *Australian Journal of Crop Science*, 8, 71.
 73. Wang, L.; Shan, T.; Xie, B.; Ling, C.; Shao, S.; Jin, P. And Zheng, Y. (2019). Glycine betaine reduces chilling injury in peach fruit by enhancing phenolic and sugar metabolisms. *Food Chem.* 272, 530-538.
 74. Waqas, M.; Yaning, C.; Iqbal, H.; Shareef, M.; Rehman, H. and Yang, Y. (2017). Paclobutrazol improves salt tolerance in quinoa: Beyond the stomatal and biochemical interventions. *Journal of Agronomy and Crop Science*, 203(4), 315–322.
 75. Wynjones, R. G. and Strosy, R. (1978). Salt stress and comparative physiology in the Gramineae. Glycine betaine and proline accumulation into salt and water–stress. Barley activates. *Ans. J. Plant Phys.* 5:17-29.
 76. Yasseen, B. T.; JURIES, J. A.; Sofajy, S. A. and Said, J. A. (1989). Effect Of NaCl On Leaf Growth And Ionic Composition Of Two Barley Cultivaes. *Mesopotamia J. Agric.* 21(1):19-32.
 77. Zekri, M. and Parsons, L. R. (1992). Salinity tolerance of citrus rootstocks: Effects of salt on root and leaf mineral concentrations. *Plant and soil*, 147, 171-181.