

الشد المائي باستعمال المانيتول ودوره في الاكثار الدقيق والاقلمة لصفين من الرز

(*Oryza sativa* L.) المستزرع في العراق

حسين خلف زاير الكعبي

جامعة البصرة- كلية التربية للعلوم الصرفة- قسم علوم الحياة

E.mail:kabi.zair7@gmail.com

الملخص

اجريت الدراسة في مختبر الزراعة النسيجية لقسم علوم الحياة- كلية التربية للعلوم الصرفة، لغرض دراسة تأثير الشد المائي الناتج عن اضافة السكر الكحولي المانيتول بالمستويات- 0,112 و- 0,224 و- 0,336 و- 0,448 ميكاباسكال الى الوسط الغذائي، في استحثاث الكالس وتطوره وفي اعداد الاجنة الجسمية المتكونة ونسب انباتها وفي عملية اقلمة النبيتات الناتجة ومتابعة تحولها الى نباتات لصفين من الرز المستزرع في العراق هما عنبر 33 ومشخاب 1. استعملت البذور الناضجة للصفين كاجزاء نباتية، اذ استزرعت هذه البذور في الوسط الغذائي المتكون من املاح MS اللاعضوية والتي اضيفت اليها مجموعة فيتامينات B5 بتركيز 1 ملغم. لتر⁻¹ والسكروز بتركيز 30 ملغم. لتر⁻¹ والاكثار بتركيز 5 غم. لتر⁻¹ كما اضيف اليه منظمي النمو (2,4-D) 2,4-dichlorophenoxyacetic acid و (BA) Benzyl adenine.

اوضحت نتائج هذه الدراسة ان الشد المائي المانيتول عند المستويات -0,112 و-0,224 و-0,336 ميكاباسكال لم يكن له تأثيرا معنويا في الوزن الطري للكالس الجنيني بينما حدث انخفاض معنوي عند المستوى -0,448 ميكاباسكال بالمقارنة مع معاملة السيطرة بالوسط الخالي من المانيتول. بينما سبب مستوى الشد -0,112 ميكاباسكال زيادة معنوية في اعداد الاجنة الجسمية وفي النسب المئوية لانباتها كما انه ساهم في زيادة النسبة المئوية للنباتات المؤقلمة بالمقارنة مع معاملة السيطرة بالوسط الخالي من المانيتول، بينما سببت المستويات الاعلى من الشد خفضا معنويا في هذه المعايير. كما اشارت النتائج الى عدم وجود فروق معنوية بين الصفين في استجابتهما لتاثيرات الشد المائي. اوضحت النتائج كذلك ان زيادة مستوى الشد المائي بالمانيتول قد ادت الى زيادة معنوية في تركيز ايون الصوديوم والحمض الاميني البرولين والى خفضا معنويا في تركيز ايون اليوتاسيوم. تم الاستنتاج من الدراسة ان الشد المائي بالمانيتول عند المستوى -0,112 ميكاباسكال كان له اثرا ايجابيا في زيادة الوزن الطري للكالس وفي زيادة اعداد الاجنة الجسمية وفي النسب المئوية لانباتها كما انه ساهم في زيادة النسبة المئوية للنباتات المؤقلمة لذا نجد ان من المناسب اضافته الى الوسط الغذائي الخاص بالزراعة النسيجية للرز.

الكلمات المفتاحية: الرز، الشد المائي، المانيتول، الكالس الجنيني، الاجنة الجسمية، الاقلمة.

Water stress induced by mannitol and its role in micropropagation and acclimation of two rice (*Oryza sativa* L.) cultivars

Hussein K. Zair Al-Kaaby

Department of Biology, College of Education for Pure Sciences, University of Basrah

E.mail:kabi.zair7@gmail.com

Abstract

The study was conducted in order to investigate the effects of water stress induced by the addition of mannitol at four levels (-0.112, -0.224, -0.336 and -0.448 MPa) to the nutrient medium, on callus induction and development, number and germination percent of somatic embryos, percent of successfully acclimated plants in two Iraqi rice cultivars named Ambar33 and Mushkhab1. The explants (mature seeds of the mentioned rice cultivars) were cultured on MS nutrient medium with the addition of: B5 vitamins (1mg.l^{-1}), sucrose (30g.l^{-1}), agar (5g.l^{-1}) and the growth regulators used were 2,4-Dichlorophenoxyacetic acid (2,4-D) and Benzyl adenine (BA). The results showed that water stress induced by mannitol at -0.112, -0.224, -0.336 MPa has no significant effect on the embryogenic callus fresh weight, while there was a significant decrease at -0.448 MPa when compared with the control treatment (mannitol-free nutrient medium). Numbers and germination percent of somatic embryos and percent of successfully acclimated plants were increased significantly at -0.112 MPa while the higher levels of water stress caused a significant decrease in all the previous growth parameters, with no significant differences between the two cultivars. Results revealed that high levels of water stress by mannitol caused a significant increase in proline accumulation and sodium ion concentration, while there was a significant decrease in potassium ion concentration in the embryogenic callus of the two rice cultivars studied. No significant difference were observed between the cultivars regarding to those biochemical parameters. We can conclude from our study that the addition of mannitol at -0.112 MPa to the nutrient medium has a positive effect on embryogenic callus fresh weight, number and germination percent of somatic embryos and on percent of acclimated plants, so we recommend its addition to the nutrient medium used for rice micropropagation.

Key Words: Rice, Water stress, Mannitol, Callus, Somatic embryos, Acclimation.

المقدمة

يعد الرز (*Oryza sativa* L.) من اكثر محاصيل الحبوب اهمية في العالم اذ يعتمد عليه في الغذاء اكثر من نصف سكان الكرة الارضية، ويغطي في قارة اسيا نصف مساحة الاراضي الصالحة للزراعة في بلدان كثيرة. كما ان ٩٠% من انتاجه واستهلاكه يتم في هذه القارة ويعتبر الغذاء الرئيس للسكان فيها (Rajakumar, 2013). يمتلك الرز مكانة خاصة لدى المستهلك في العراق وتكثر زراعته في المنطقتين الوسطى والجنوبية وبالرغم من هذه الاهمية الا ان زراعته اخذت بالتقلص بسبب شحة المياه، وعدم صلاحية الاراضي للزراعة نتيجة لزيادة الملوحة. وقد بلغ انتاج العراق من الرز ٣٦١,١ الف طن في العام ٢٠١٢ وهذه الكمية لا تكفي لسد الحاجة المحلية التي تبلغ اضعاف ذلك (الجهاز المركزي للاحصاء، ٢٠١٢).

يصنف الرز ضمن النياتات الحساسة للشديد المائي والملحي التي يتاثر نموها سلبا بهما ويتمثل التاثر في التخر والحروق في الاوراق و التقرم في النمو وانتاج ازهار عقيمة وانخفاض انتاجية المحصول (Khan and Abdullah, 2003).

إن النباتات الراقية تكون جالسة Sessile لذا فهي غير قادرة على الهرب من عوامل الشدود غير الحيوية المختلفة كما تفعل الحيوانات، و لذلك فهي معرضة بصورة مستمرة إلى مختلف هذه العوامل دون أية حماية (Yokota et al., 2006) و يعتبر الشد المائي واحدا من اهم الشدود غير الحيوية المحددة لنمو وانتاجية النباتات. وفي الوقت الحاضر فان ٤٥% من الاراضي الزراعية تتعرض للشد المائي بصورة متواصلة او متقطعة و يعيش في هذه الاراضي ما يقارب ٣٨% من سكان الكرة الارضية (Pant et al., 2014).

يؤدي الشد المائي الى نقص جاهزية الماء في التربة او في وسط نمو النبات مما يؤدي إلى خفض انتاجية المحاصيل الزراعية لاسيما في المناطق الجافة و شبه الجافة من العالم و ينتج نقص الماء عن قلة سقوط الأمطار و قلة المياه الجوفية و عندما يتجاوز معدل النتج معدل امتصاص الماء من قبل النبات . أما نقص الماء على المستوى الخلوي فينتج عنه فقدان الإنتفاخ و تغير حجم الخلية و تراكم الذائبات و الجهد المائي و تضرر الغشاء الخلوي و تركيب البروتينات و العديد من المكونات الخلوية الأخرى (Leung and Giraudat, 1998; Hasegawa et al., 2000; Castillo et al., 2007).

تعتبر صفة تحمل الشد المائي من الصفات المعقدة بسبب انها خاضعة لتحكم جينات متعددة Multigenic لذا فهي صعبة الاختبار في اجراءات التربية التقليدية Traditional breeding تحت ظروف الحقل والتي تعتمد على اجراء التضريب Intercrossing بين النباتات لاستحداث صفة التحمل الملحي او المائي والتي عطلت نجاحات محدودة ولم تحقق النتائج المطلوبة منها (Purohit et al., 1998)، لذا تم التفكير في استراتيجيات بديلة لاختلاف نباتات ذات تحمل للشدود البيئية المختلفة ومنها الشد المائي ومن هذه الاستراتيجيات تقانة زراعة الخلايا والانسجة النباتية التي تبرزت كاحدى التقانات التي يمكن الحصول من خلالها على نباتات متحملة للشدود البيئية وذلك عن طريق اضافة عامل شد معين للوسط الغذائي (ملح كلوريد

الصوديوم بالنسبة للشد الملحي والمانيتول او بولي اثيلين كلايكول PEG بالنسبة للشد المائي) ونتيجة لذلك فان الاجزاء النباتية المتحملة لعامل الشد المحدد سوف تبقى حية على مدى فترة الزراعة النسيجية مما يعطي الفرصة لانتخابها والاستمرار في اكتارها وصولا لانتاج نباتات تمتلك صفات التحمل المرغوبة. كما ان هذه التقنية لاحتاج الى حيز كبير في المكان ويكفي المختبر لاجرائها كما يتم العمل بها تحت ظروف مسيطر عليها ولاحتجاج الى فترة زمنية طويلة كما يحدث في الطرق التقليدية (Kirdmanee, 1998). وقد استعملت هذه التقنية بنجاح في تجارب بحثية اشتملت على مئة نوع من الاشجار (Cha-Um and Mosaleeyanon, 2000 and). وعلى الف صنف من الرز وخمسون صنف من قصب السكر (Kirdmanee, 2008).

أن إستعمال المانيتول ($C_6H_{14}O_6$) وهو سكر كحولي إكتسب أهمية كبيرة في دراسات الشد المائي بسبب انه يحدث جهدا ازومزيا فقط في الوسط الغذائي لكونه مادة غير متأينة لذا لا يكون له أي دور سمي مقارنة بما يحدث إذا أستعملت الأيونات المعدنية لاحداث الشد المائي في الوسط الغذائي (Pant et al., 2014). لذا فان دوره ينحصر في التأثير على جاهزية الماء للنبات (Zang and Komatsu, 2007).

ونظرا للاهمية الاقتصادية لنبات الرز كغذاء رئيس للسكان في العراق ولقلة الدراساتحول تحمله للشد المائي وامكانية انتاج اصناف متحملة لهذا النوع من الشدود البيئية منه عن طريق الزراعة النسيجية فقد اجريت هذه الدراسة.

المواد وطرائق العمل

١- الاجزاء النباتية Explants

أجريت الدراسة في مختبر الزراعة النسيجية في قسم علوم الحياة - كلية التربية - جامعة البصرة للفترة من تشرين الاول ٢٠١٢ الى حزيران ٢٠١٣ على اجزاء نباتية هيبذورصنفين من الرز هما عنبر ٣٣ العراقي المعروف ومشخاب ١ وهو من الأصناف الهندية الجيدة والتي استزرعت في العراق وثبت نجاح زراعته، وقد جُلبت البذور من محطة ابحاث الرز في المشخاب محافظة النجف الاشرف.

٢- التعقيم السطحي للأجزاء النباتية Surface Sterilization Explants

وضعت البذور الناضجة في الكحول الأيثلي (٧٠%) لمدة ثلاث دقائق مع التحريك الهادئ وغسلت بعد ذلك بالماء المقطر و المعقم ، ثم عقمت سطحياً بواسطة القاصر التجاري Clorox الحاوي على ٥% من هايبيوكلورات الصوديوم Sodium hypochlorite لمدة ثلاثين دقيقة مع التحريك ، وأضيفت قطرة واحدة لكل (100) سم^٣ من المادة الناشرة Tween-20. ثم غُسلت البذور بعد ذلك بالماء المقطر والمعقم ثلاث مرات. أُجريت هذه العملية على منضدة انسياب

الهواء الطبقي Laminar Air Flow Cabinet المعقمة بالايثانول (70%) والتي تحتوي مصباح الأشعة فوق البنفسجية UV-Light.

٣- تحضير الوسط الغذائي Preparation of the nutrient medium

تم تحضير الوسط الغذائي والمكون من مجموعة المغذيات الصغرى والكبرى و استخدم لهذا الغرض الوسط المغذي MS (Murashige and Skoog, 1962) والذي يتكون من عدة أملاح والذي تم جلبه بصورة مسحوق جاهز من شركة Phytotechnology Laboratories الأمريكية والذي أضيف إليه مجموعة فيتامينات B5 (Gambrog et al., 1968) بتركيز ١ ملغم/لتر^١ وقد جلبت هذه الفيتامينات بصورة مسحوق جاهز من ذات الشركة كما اضيف السكر بتركيز ٣٠ غم/لتر.

كما تمت إضافة منظمي النمو الاوكسين 2,4-D والساييتوكاينين BA بالتركيزين 2 و 1 ملغم/لتر^١ لكل منهما على التوالي للوسط الغذائي عند مرحلة استحثاث الكالس تم بعد تكون الكالس الجنيني خفتراكيز منظمات النمو لتصبح ٠,٥ ملغم/لتر⁻ للاوكسين و ٠,٢ ملغم/لتر⁻ بالنسبة للساييتوكاينين وذلك لغرض تكون الاجنة ونباتها. كما تم ضبط الرقم الهيدروجيني للوسط عند ٥,٨ بواسطة جهاز pH meter وأضيف بعد ذلك الاكار من شركة Sigma بتركيز 5 غم/لتر⁻ لغرض تصلب الوسط الزراعي ثم عقم الوسط الغذائي بالمعقم Autoclave تحت ضغط ٠,١ ميكاباسكال ودرجة ١٢١ سيليزية.

٤- اضافة المانيتول الى الوسط الغذائي

تم تحضير محاليل للمانيتول ذات جهد ازموزي -٠,١١٢ و -٠,٢٢٤ و -٠,٣٣٦ و -٠,٤٤٨ ميكا باسكال (MPa) وذلك باذابة ٥٠ و ١٠٠ و ١٥٠ و ٢٠٠ ملجم/لتر⁻ من المانيتول للوصول الى كل من المستويات السابقة على التوالي وبأستعمال معادلة فانن هوف (Pant et al. 2014):

$$\pi = i MRT$$

وتمثل π الجهد الازموزي (بار)، i معامل فانن هوف للتفكك (يساوي ١ بالنسبة للمانيتول)، M تركيز المانيتول (مولاري)، R ثابت الغازات، T درجة الحرارة المطلقة (كلفن). ثم حولت الجهود الازموزية الى ميكاباسكال (١ ميكاباسكال = ١٠ بار) و اضيفت هذه المحاليل الى الوسط الغذائي الحاوي على البذور اضافة الى معاملة السيطرة بالوسط الخالي من المانيتول.

٥- استزراع البذور و إستحثاث الكالس لصنفي الرز عنبر ٣٣ و مشخاب ١

زُرعت البذور المعقمة في الأوساط الغذائية المحضرة، بمعدل أربع بذرات لكل أنبوبة زجاجية (بايركس قياس 110x25ملم)، و بواقع عشرة مكررات لكل معاملة و لكلا الصنفين . و أُجريت هذه العملية داخل منضدة إنسياب الهواء الطبقي المعقمة ، وقد عُقمت الأدوات المستخدمة في الزراعة بالكحول الأيثيلي (70%) و باستمرار في أثناء فترة الزراعة . ثم حُضنت الزروع في غرفة النمو Growth Room عند درجة حرارة $25 \pm 2^{\circ}$ سيليزية في الظلام. وبعد مرور سبعة الى عشرة ايام بدأ تكون الكالس الاولي في الأنابيب لكلا الصنفين. وعند ظهور الكالس تم تعريضه الى شدة اضاءة مقدارها 3000 لوكس قيست بواسطة جهاز Environmental meter 801 ولمدة 16 ساعة يوميا وقد حددت الفترة بواسطة المؤقت Timer.

٦-مرحلة إكثار الكالس

بعد مرور اربعة اسابيع من تكون الكالس ازدادت كتلته وحجمه في كلا الصنفين ، وأجريت عليه عملية الزراعة الثانوية Sub Culture وذلك بتقطيعه إلى عدة أجزاء ونقله إلى أوساط غذائية جديدة بالمواصفات ذاتها لغرض إكثاره وزيادة كميته ، وتم تكرار عملية الزراعة الثانوية كل اربعة اسابيع حتى نهاية التجارب.

٧-القياسات التي اعتمدها في التجارب :

١- قياس الوزن الطريللكالسالجيني: قيس الوزن الطريللكالسال المستحث من البذور بعد اربعة اسابيع من زراعتها باستخدام ميزان الكتروني حساس نوع Sartorius BL2105 اذ استخرجت قطع الكالس الجيني ووضعت على ورق ترشيح وأزيلت بقايا الوسط الغذائي الملتصقة بهو حسب الوزن الطري له. ثم اجريت الزراعة الثانوية وذلك بتقطيع 100 ملغم تقريبا من هذا الكالس واجراء الزراعة الثانوية عليه في ذات التركيبة السابقة وتحت ذات الشروط بالنسبة الى الاضاءة عدا عن تقليل تراكيز منظمات النمو كما تم توضيحه سابقا.

٢- تقدير البرولين في الكالس الجيني: أتبع طريقة (Bates et al., 1973) لقياس تركيز البرولين في نسيج الكالس الجيني المستحث من البذور الناضجة المعامله وغير المعامله بالمانيتول.

٣- تقدير الصوديوم والبوتاسيوم في الكالس الجيني: أخذ وزن معين من الكالس الجاف الناتج من كل معاملة وتم هضمه وفق طريقة (Cresser and Parsons 1979) وأستخدم الراشح لتقدير عنصر الصوديوم و البوتاسيوم وذلك باستعمال جهاز اللهب الضوئي Flame Photometer.

٤- عدد الاجنة الجسمية: تم حسابها بعد اربعة اسابيع من تكون الكالس الجيني اذ ظهرت على صورة تجمعات كروية الشكل Globular aggregations وبزوغات خضر Green spots عند الفحص تحت القوة الصغرى (6.5X) لمجهر التشريح نوع Wild MDG17.

٥- النسبة المئوية للأجنة النابتة: اعتبرت الاجنة التي ابتدا تكون المجموعين الجذري والخضري فيها اجنة نابتة وحسبت النسبة المئوية لانباتها وفقا للمعادلة التالية:

عدد الاجنة النابتة

$$\text{النسبة المئوية للأجنة النابتة} = \frac{\text{عدد الاجنة النابتة}}{\text{عدد الاجنة الكلي}} \times 100\%$$

عدد الاجنة الكلي

٧-مرحلة الاقلمة

تطورت الاجنة النابتة بعد ذلك الى نبيات داخل الانابيب الزجاجية وتم حساب اعدادها ثم اخرجت من الانابيب وغسلت النبيتات المجذرة بالماء الجاري لإزالة بقايا الوسط الغذائي، ثم غمرت بالمبيد الفطري البنليت تركيز ١,٠% لمدة خمس دقائق لوقايتها من الإصابة الفطرية. نقلت بعد ذلك الى انابيب زجاجية مجهزة بنصف القوة من محلول هوكلاند Hoagland المغذي (صورة C٢) والذي جلب بصورة مسحوق جاهز من الشركة الامريكية السالفة الذكر ذاتها وذلك بوضع نبيته واحدة في كل انبوبة زجاجية واعتبرت كل انبوبة زجاجية بمثابة مكرر لكل معاملة وقد وضعت هذه الانابيب لمدة سبعة ايام داخل كابينه زجاجية تم التحكم بالرطوبة النسبية فيها بواسطة جهاز المرطب Humidifier اذ تم تخفيضها تدريجيا داخل الكابينة .

ثم نقلت النباتات الى سنادين بلاستيكية تحتوي مزيج من الرمل والبتوموس بنسبة ١:٢ (حجم:حجم) وغطيت بأغطية زجاجية شفافة (صورة D٢) للحفاظ على الرطوبة حول النباتات.و بعد ثلاثة أيام تم رفع الأغطية تدريجيا لمدة ساعة واحدة يوميا طوال الأسبوع الاول ثم زيادتها لمدة ثلاثة ساعات في الأسبوع الثاني، وفي الأسبوع الثالث زيدت الى ست ساعات ، ولحين رفعها كليا في الاسبوع الرابع وتمت عملية السقي بالمحلول المغذي باضافة ٢٥ سم^٣ منه الى كل سندانة بعد مرور ٤٨ ساعة. وفي نهاية الاسبوع الرابع تم احتساب النسبة المئوية للنباتات المؤقلمة وفق المعادلة التالية:

عدد النباتات المؤقلمة

$$\text{النسبة المئوية للنباتات المؤقلمة} = \frac{\text{عدد النباتات المؤقلمة}}{\text{عدد النباتات المتكونة}} \times 100\%$$

عدد النباتات المتكونة

التحليل الأحصائي

استعمل تصميم القطاعات العشوائية الكاملة Randomized complete block design لتجربة عاملية Factorial experiment وبعاملين (الاصناف X مستويات الشد المائي) وبعد الحصول على جدول تحليل التباين تمت مقارنة المتوسطات باستعمال اختبار اقل فرق معنوي RLSD عند مستوى احتمال 0.05 (الساهوكي و وهيب، 1990) وتمت جميع العمليات الاحصائية باستعمال الحاسوب عن طريق البرنامج الاحصائي GENSTST.

النتائج والمناقشة

١-التغيرات المظهرية بعد استزراع البذور:

تطور نسيج الكالس الاولي والذي كان هشاً غير حبيبي وابيض اللون (صورة A١) بعد مرور سبعة الى عشرة ايام من استزراع البذور ثم بدا تحوله بعد ذلك الى الكالس الجنيني والذي كان حبيبياً و متماسكاً بصورة عقد لونها اصفر (صورة A١). تطورت هذه العقد بعد ذلك الى اجنة جسمية كروية الشكل عند الفحص تحت مجهر التشريح تبدا بالتحول الى بزوغات خضر (صورة B١) قبل ان يبتدا انباتها (صورة C١) و ثم تتكون البادرات (صورة B٢) ولوحظ ان تكون البادرات ابتدا بالمجموع الخضري (صورة D١) ثم المجموع الجذري (صورة A٢).

٢-تأثير الشد المائي في الوزن الطري للكالس الجنيني لصنفي الرز عنبر ٣٣ ومشخاب ١

توضح نتائج المبينة في جدول ١ عدم وجود فروق معنوية في معدل الوزن الطري للكالس الجنيني عند الشدود المائية -١١٢، ٠، ٢٢٤- و -٣٣٦، ٠ ميكاباسكال ومعاملة السيطرة بينما حدث إنخفاض معنوي في معدل الوزن الطري عند مستوى الشد -٤٤٨، ٠ ميكاباسكال والذي بلغ ٠،٧١ غم مقارنة بالسيطرة (١،١٩ غم). اما بالنسبة للتداخلات بين الصنفين والشدود الازموزية فلم تبلغ مستوى المعنوية الا عند المستوى -٤٤٨، ٠ ميكاباسكال وكان اقل وزنطري للكالس عند التداخل بين هذه المعاملة والصنف مشخاب ١ والذي بلغ ٠،٦٤ غم.

ان انخفاض معدل الوزن الطري تحت تأثير الشد المائي قد يعود الى التأثير الازموزي و الذي يسبب قلة في جاهزية الماء في الوسط الغذائي والذي يؤثر في الجهد الضغطي لخلايا الكالس مما يسبب انخفاضاً في انقسامها ونموها (Abdul-Qadir and Al-Kaaby, 2011)، كما ان الشد المائي يسبب تأثيرات سلبية على العمليات الحيوية مثل تراكم الذائبات و التوازن الهرموني ويؤدي الى اضطراب في تركيب البروتينات و الاحماض النووية وفي توزيع الايونات في الخلية، وتحتاج

الخلية الى صرف طاقة اضافية للمحافظة على توازن جهدها الازموزي مع الوسط الغذائي الامر الذي يؤدي الى خفض معدل النمو وربما يؤدي الى السمية الايونية (Yokota *et al.*,2006; Bolarinet *al.*,1995;Flowers and Yeo,1988)

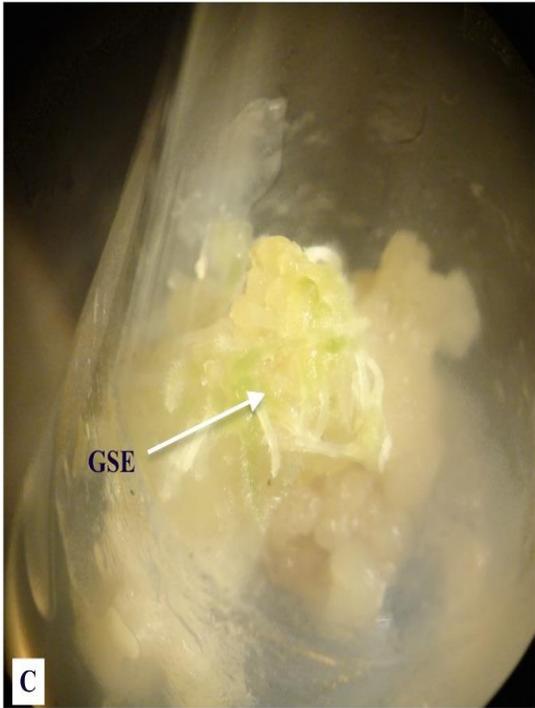
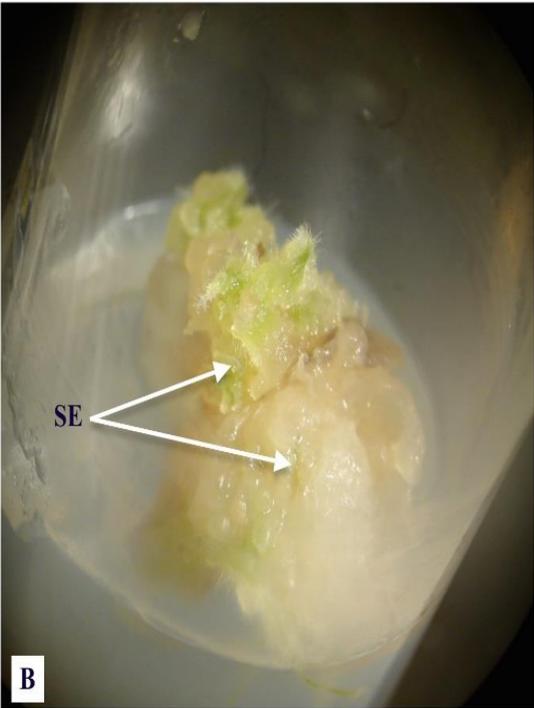
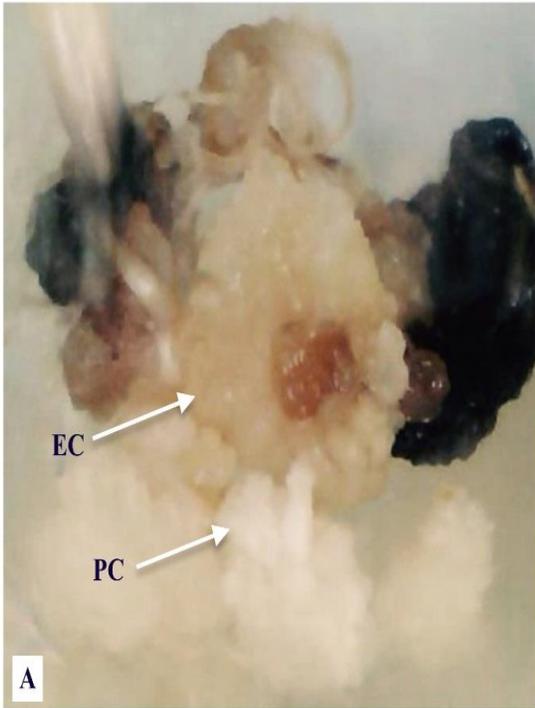
أما عن تأثر الوزن الطري للكاس عند التراكيز الثلاثة الاولى للمانيتول مقارنة مع السيطرة فقد اشارت العديد من الدراسات إلى أن استخدام عوامل أو مواد تستحث الشد المائي في الأوساط الغذائية عند المستويات المنخفضة قد تكون عوامل مشجعة لنمو الانسجة في مثل هذه الأوساط في حين تكون التراكيز العالية منها عوامل تعمل على تخفيض أوزانها الطرية

(Iraqi and Tremblay,2002; Al- Kabby and Abdul-Qadir,2011). وربما يعود السبب في ذلك الى ان المانيتول في تراكيزه المعتدلة ربما يكون مصدر اضافي للطاقة (مع السكروز) في الاوساط الزرعية اذ انه سريع التمثيل من قبل الخلايا (Mohamed and Ibrahim,2012). ان مصدر الطاقة الكربوهيدراتي في الاوساط الزرعية يتمثل بالسكروز بصورة رئيسية ولكن عند زيادة تركيزه او اضافة مصدر كربوهيدراتي اخر بتراكيز عالية سوف يرتفع الجهد الازموزي للوسط الغذائي وينخفض امتصاص الماء والمغذيات وبالتالي يثبط النمو (Hadiet *al.*,2014).

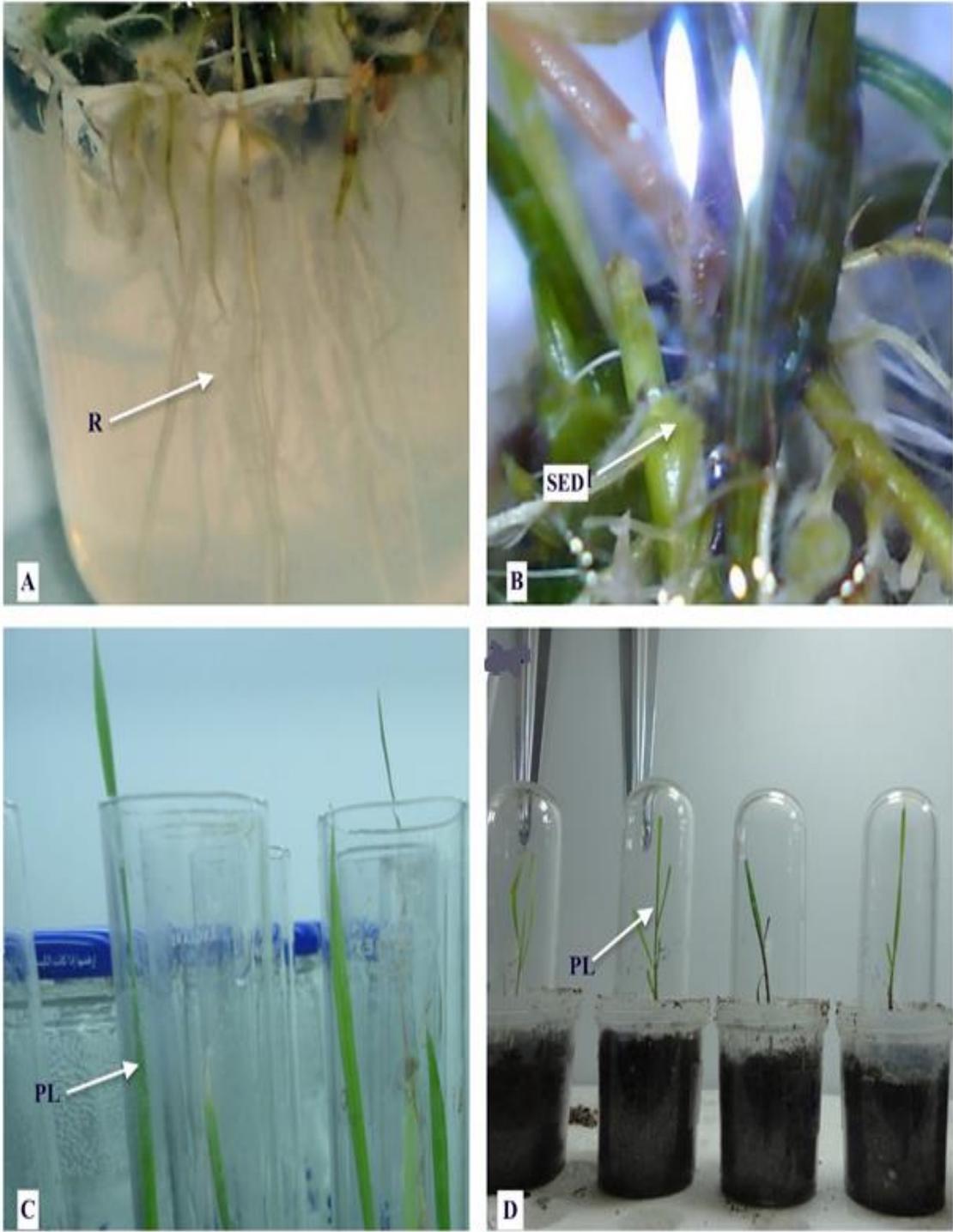
جدول (1) تأثير الشد المائي بالمانيتول في الوزن الطري (غم) لكاس صنفين الرز عنبر ٣٣ و مشخاب ١

الشد المائي MPa	٠	-٠,١١٢	-٠,٢٢٤	-٠,٣٣٦	-٠,٤٤٨	المعدل
عنبر ٣٣	١,٢٢	١,٤٦	١,٢٨	١,١٩	٠,٧٩	١,١٨
مشخاب ١	١,١٧	١,٤٣	١,١٨	١,١٤	٠,٦٤	١,١٤
المعدل	١,١٩	١,٤٤	١,٢٣	١,١٦	٠,٧١	

للتداخل = ٠,٤٣	للتكريز = ٠,٣٠	للصنف غ.م	R.L.S.D.
----------------	----------------	-----------	----------



صورة ١: المراحل المبكرة للاكتثار الدقيق للرز: A- الكالس الاولى (PC)، الكالس الجنيني (EC) .B- الاجنة الجسمية (SE).
C- الاجنة الجسمية النابتة (GSE).D- المجموع الخضري (SH)



صورة ٢: مراحل تكون النبيتات والاقلممة للرز: A- المجموع الجذري (R). B- البادرات (SED). C- النبيتات في محلول هوكلاندا (PL). D- النبيتات في السنادين (PL).

٣- تأثير الشد المائي في تركيز البرولين في الكالس الجنيني لصنفي الرز عنبر 33 ومشخاب 1:

توضح النتائج في جدول ٢ أن زيادة الشد المائي المانيتول في الوسط الغذائي أدى إلى زيادة معنوية في تركيز البرولين في الكالس الجنيني عند المستويين -٠,٣٣٦ و -٠,٤٤٨ ميكاباسكال إذ بلغ تركيزه (٢,٨٩ و ٥,٥٠ مايكغم.غم^{-١} وزنا طريا) لكل من المستويين على التوالي بالمقارنة مع معاملة السيطرة، بينما لم تكن الزيادة معنوية عند المستويات الأخرى. كما يظهر الجدول ذاته أن الفروق بين الصنفين لم تكن معنوية في كمية البرولين المتجمعة في الكالس. وفيما يخص التداخل بين الصنفين ومعاملات المانيتول يبين الجدول أن أعلى تركيز للبرولين قد تحقق عند تداخل المستوى -٠,٤٤٨ ميكاباسكال مع الصنف عنبر ٣٣ دون أن يكون هنالك فارق معنوي بين الصنفين في معاملات التداخل كافة.

إن زيادة تركيز البرولين تحت تأثير الشدود البيئية ومنها الشد المائي يعتبر من الظواهر المميزة لهذه الشدود إذ أن هذا الحامض الأميني يصنف ضمن المركبات المنظمة للازموزية Osmolytes او الحاميات الازموزية Osmoprotectants في الخلايا النباتية التي تتعرض للشدود البيئية إذ يتجمع في هذه الخلايا دون أن يؤثر في عملياتها الايضية (Munns and Tester, 2008) ان هذه الزيادة في تركيز البرولين هي استجابة من الخلايا المعرضة للشد المائي للمحافظة على جهودها الازموزي وبالتالي على المحتوى المائي للعصير الخلوي (Hasegawa et al., 1986) كما ان البرولين يحافظ على سلامة الاغشية الخلوية والعضيات ويمكن ان يكون مخزنا مصدرا للنتروجين العضوي لبناء الاحماض الامينية والبروتينات بعد انتهاء ظروف الشد المائي (Sairam and Tygai, 2004) و تعد زيادة البرولين في الخلية دليل على تحمل النبات للشدود البيئية الملحية و المائية (Kavikishoret et al., 1995).

جدول ٢ تأثير الشد المائي بالمانيتول في تركيز البرولين (مايكغم/غم وزنا طريا) في الكالس الجنيني لصنفي الرز عنبر ٣٣ و مشخاب ١

الشد المائي MPa	المنوع					الصنف
	-٠,٤٤٨	-٠,٣٣٦	-٠,٢٢٤	-٠,١١٢	٠	
عنبر ٣٣	٥,٨٩	٣,٠٠	٢,٢٠	١,٦٠	١,٤٦	٢,٨٣
مشخاب ١	٥,١١	٢,٧٩	٢,٠٥	١,٥٧	١,٣٢	٢,٥٦

المعدل	١,٣٩	١,٥٨	٢,١٢	٢,٨٩	٥,٥٠
R.L.S.D.	للسنف غ.م	للتكريز = ٠,٩٦	للتداخل = ١,٣٦		

٤- تأثير الشد المائي بالمانييتول في تراكيز ايوني الصوديوم والبوتاسيوم في الكالس الجنيني لسنفي الرز عنبر ٣٣ و مشخاب ١

يوضح جدول ٣ ان زيادة الشد المائي في الوسط الغذائي قد سبب زيادة معنوية في تركيز الصوديوم في الكالس الجنيني بالمقارنة مع معاملة السيطرة، ابتداء من المستوى -٠,٢٤٤ ميكاباسكال والمستويات اللاحقة له وبلغ تركيز الصوديوم اقصاه (٣,٣٦ ملغم/غم وزنا جافا) عند مستوى الشد -٠,٤٤٨ ميكاباسكال. كما يظهر الجدول ذاته ان الفروقات في تركيز الصوديوم بين الصنفين لم تبلغ مستوى المعنوية. كما ان الفروقات في معدلات التداخل بين الصنفين والمانييتول لم تكن معنوية كذلك ويمكن الملاحظة ان اعلى معدل لتركيز الصوديوم كان عند التداخل بين الصنف مشخاب ١ ومستوى الشد -٠,٤٨٨ ميكاباسكال.

اما بالنسبة لايون البوتاسيوم فيظهر الجدول ٤ ان زيادة الشد المائي قد سببت انخفاضا معنويا فيه عند المستوى -٠,٤٤٨ ميكاباسكال فقط بالمقارنة مع معاملة السيطرة بينما لم يكن الانخفاض معنويا عند بقية المستويات. كما لم تكن الفروق معنوية بين الصنفين قيد الدراسة وكذلك عند التداخل بين الصنفين ومستويات الشد المائي. وتم تسجيل اقل معدل لتركيز البوتاسيوم عند التداخل بين الصنف عنبر ومستوى الشد المائي -٠,٤٤٨ والذي بلغ ٦,٨٨ ملغم/غم وزنا جافا.

جدول ٣ تأثير الشد المائي بالمانييتول إلى في تركيز الصوديوم (ملغم/غم وزنا جافا) في كالس سنفي الرز عنبر ٣٣ و مشخاب ١

الشد المائي MPa	٠	-٠,١١٢	-٠,٢٢٤	-٠,٣٣٦	-٠,٤٤٨	المعدل
الصنف						
عنبر 3	١,٦٦	١,٧٠	٢,٤٩	٢,٦٦	٣,٢٢	٢,٣٤

مشخاب ١	٢,٦٩	٣,٠٠	٣,٠٦	٣,٢٤	٣,٥٠	٣,٠٩
المعدل	٢,١٧	٢,٣٥	٢,٧٧	٢,٩٥	٣,٣٦	
R.L.S.D.	للصنف غ.م		للتكريز = ٠,٤٥		للتداخل = ١,٠٢	

جدول ٤ : تأثير الشد المائي المانيتول فيتركيز البوياسيوم (ملغم/غم وزنا جافا) في كالس صنف الرز عنبر ٣٣ ومشخاب ١

الشد المائي MPa	٠	-٠,١١٢	-٠,٢٢٤	-٠,٣٣٦	-٠,٤٤٨	المعدل
عنبر	10.49	10.56	10.02	10.40	6.88	9.67
مشخاب ١	10.37	11.04	11.53	9.75	7.12	9.96
المعدل	10.43	10.80	10.77	10.07	7.00	
R.L.S.D.	للصنف غ.م		للتكريز = 1.42		للتداخل = 2.18	

أن تراكم الأيونات هو من صفات التعرض الشد المائي كما انها طريقة لقياس مدى تحمل النباتات للشدود إذ لوحظ ان تراكم هذه الايونات عند حدود معينة يساهم في التنظيم الأزموزي Osmoregulation في الأنسجة النباتية وذلك عن طريق المحافظة على الجهد الضغطي في خلاياها. كما لوحظ ان زيادة تركيز أيونات الصوديوم في الخلية ودخوله من خلال القنوات المنفذة له في الغشاء البلازمي يؤدي إلى تدفق أيونات البوتاسيوم إلى الخارج بنسبة عالية تعادل ثلاثة أضعاف تدفق أيونات الصوديوم (Tester, 1990)، فيحدث إنخفاض في أيونات البوتاسيوم و زيادة في أيونات الصوديوم وهذه الزيادة في الصوديوم سوف تساهم عند حدود معينة في زيادة الجهد المائي للخلية واستمرار تدفق الماء اليها (Tester and

(Davenport, 2003). وتعتبر مقدرة الخلايا النباتية على الإحتفاظ بنسبة عالية من البوتاسيوم / الصوديوم دليلا على تحمله للشدين الملحي والمائي لانها تبين احتفاظ هذه الخلايا بقابليتها الإختيارية في إمتصاص العناصر (الكعي، ٢٠٠٤).

٥- تأثير الشد المائي في صفات الاجنة الجسمية لصفني الرز عنبر ٣٣ ومشخاب ١

١- اعداد الاجنة الجسمية

تشير النتائج المبينة في جدول ٥ أن هناك إنخفاض معنوي في عدد الأجنة الناتجة عند مستويات الشد المائي-٠,٢٢٤ و -٠,٣٣٦ و -٠,٤٤٨ ميكاباسكال من المانيتول مقارنة بمعاملة السيطرة بينما تفوق المستوى -٠,١١٢ ميكاباسكال على معاملة السيطرة في اعداد الاجنة الجسمية المتكونة إذ بلغ معدل عدد الاجنة الجسمية عنده ١٢٥,٨ جنين بالمقارنة مع ١١٠,٨ جنينا. أما عند مقارنة الصنفين فلم تظهر فروق معنوية بينهما، أما بالنسبة إلى معاملات التداخل نجد أن تداخل الصنفين مع المستوى -٠,١١٢ ميكاباسكال قد حقق أعلى معدل لعدد الاجنة الجسمية دون ان يكون هنالك فارق معنوي بين الصنفين.

جدول 5 تأثير الشد المائي بالمانيتول في اعداد الاجنة الجسمية المتكونة لصفني الرز عنبر ٣٣ و مشخاب ١

الشد المائي MPa	٠	-٠,١١٢	-٠,٢٢٤	-٠,٣٣٦	-٠,٤٤٨	المعدل
عنبر	112.3	١٢٥,٠	١٠١,٣	99.6	77.3	103.1
مشخاب ١	١٠٩,٤	١٢٦,٦	١٠٣,٧	٩٤,٣	٧٢,١	١٠١,٢
المعدل	١١٠,٨	١٢٥,٨	١٠٢,٥	٩٦,٩	٧٤,٧	
R.L.S.D.	للصنف = 1.7	للتكريز = 2.7	للتداخل = 3.9			

٢- النسب المئوية للاجنة النابتة

تبين النتائج الموضحة في جدول ٦ ان تأثير الشد المائي في النسب المئوية للاجنة الجسمية النابتة للصنفين كان مماثلا لتأثيره في اعدادها، اذ حدثت زيادة معنوية في نسب الانبات عند مستوى الشد -٠,١١٢ ميكاباسكال بالمقارنة مع معاملة

السيطرة بينما حدث انخفاض معنوي في هذه النسبة عند المستويات اللاحقة. كما لم تظهر فروق معنوية بين الصنفين في نسب انبات الاجنة الجسمية لكل منهما. وحقق التداخل بين الصنفين مع التركيز -0,112 ميكاباسكال اعلى معدل لنسب الانبات.

جدول ٦ تأثير الشد المائي بالمانيترول فيالنسب المئوية للاجنة الجسميةالنايبة لصنفي الرز عنبر٣٣ و مشخاب١

المعدل	-٠,٤٤٨	-٠,٣٣٦	-٠,٢٢٤	-٠,١١٢	٠	الشد المائي MPa الصنف
66.4	58.4	67.8	65.7	74.1	66.3	عنبر٣٣
64.2	52.6	65.2	63.3	72.5	70.2	مشخاب١
	55.5	66.5	64.5	73.3	68.2	المعدل
	4.3 = للتداخل		3.1 = للتركيز			R.L.S.D. للصنف غ.م

ان الزيادة في اعداد الاجنة الجسمية وفي النسب المئوية لانباتها عندمستويات الشد المعتدلة بواسطة المانيترول والذي تمت الاشارة اليهما في هذه الدراسة ربما تعود الى انوجود المانيترول في وسط النمو يلعب دوراً مهماً في زيادة كمية الطاقة المتاحة، والذي يؤدي الى زيادة عدد الإنقسامات كما تم توضيحه سالفاً. كما ان مستوى الشد المعتدل يكون ضروريا لتطور الاجنة الجسمية اذ انه يستحث تجمع المواد المخزونة و تحويل عملية DNA methylation Stassolla and (Yeung,2003) والذي ينتج عنه اكمال نمو وتطور الجنين الجسمي ومن ثم تحوله الى بادرات طبيعية، اذ ان هذه المواد المخزونة هي مصدر الغذاء كما انها تساهم في تحمل الجنين الناشيء للشد المائي خلال مرحلة الانباتوتكون البادرات (Coelho and Benedito,2008).

٦-تأثيرالشد المائي في النسب المئوية للنباتات المؤقلمة لصنفي الرز عنبر٣٣ و مشخاب١

تظهر نتائج جدول ٧ تفوق مستوى الشد المائي -0,112 ميكاباسكال في النسبة المئوية للنباتات المؤقلمة بالمقارنة مع معاملة السيطرة إذ بلغت النسبة لهما ٩٤,٣% و ٧٧,٥% على التوالي بينما لم تتأثر هذه النسبة عند المستوى -0,224 ميكاباسكال ولكنها انخفضت بعد ذلك بشدة وبصورة معنوية عند المستويين -0,336 و -0,448 ميكاباسكال. كما يظهر الجدول التفوق المعنوي للصنف عنبر٣٣ على الصنف مشخاب١ في النسب المئوية للنباتات المؤقلمة. وفي حالة التداخل فيبين الجدول ان تداخل الصنف عنبر٣٣ مع مستوى الشد -0,112 ميكاباسكال قد حقق اعلى نسبة مؤوية للنباتات المؤقلمة والتي بلغت ٩٧,٣% وبفارق معنويين باقي التداخلات.

جدول ٧ تأثير الشد المائي المائي في النسب المئوية للنباتات المؤقلمة لصنفي الرز عنبر ٣٣ ومشخاب ١

المعدل	٠,٤٤٨-	٠,٣٣٦-	٠,٢٢٤-	٠,١١٢-	٠	الشد المائي MPa	الأنصاف
69.8	30.8	55.0	88.0	97.3	78.1		عنبر
60.9	27.5	36.3	72.6	91.3	77.0		ياسمين
	29.1	45.6	80.3	94.3	77.5		المعدل
	للتداخل = 7.7		للتكريز = 5.4		للصنف = 3.4		R.L.S.D.

ان هذه الزيادة في النسب المئوية للنباتات المؤقلمة لصنفي الرز عند مستوى الشد -٠,١١٢ ميكاباسكال تبدو متوافقة مع الزيادة في اعداد الاجنة الجسمية المتكونة وفي نسب انباتها عند هذا المستوى اذ ان الشد المائي المعتدل وطريقة التقسية Hardening التدريجية للنباتات من الزجاج الى السنادين المغطاة ثم السنادين المكشوفة قد ساهمت في تطور بادرات طبيعية للصنفين تمتلك من الغذاء والطاقة المخزونة ما مكنها من التطور الى نباتات مؤقلمة يمكن لها ان تعيش تحت ظروف الزراعة الطبيعية (حسين، ٢٠١٢).

الاستنتاجات والتوصيات

يمكن الاستنتاج على ضوء الدراسة ان عامل الشد المائي المعتدل بواسطة المانيتول يمكن ان يساهم في زيادة استحداث الكالس وفي تحسين صفات الاجنة الجسمية مما ادى الى نجاح عملية الاقلمة لذا نجد ان من الممكن ان يضاف عامل شد مائي لا ابوني الى الوسط الغذائي بمستوى معتدل لانجاح عملية الاكثار الدقيق والاقلمة لنبات الرز.

المصادر References

-الجهاز المركزي للاحصاء. ٢٠١٢. المجموعة الاحصائية السنوية- وزارة التخطيط- بغداد.

-الكعبي، حسين خلف زاير. ٢٠٠٤. دراسة تأثير كلوريد الصوديوم والبرولين في الاكثار الدقيق لخنلة التمر صنف برحي المزروعة خارج الجسم الحي. اطروحة دكتوراه-كلية التربية-جامعة البصرة- العراق.

-الساھوكي، مدحت و وهيب، كريمة احمد. ١٩٩٠. تطبيقات في تصميم وتحليل التجارب. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي، العراق.

-حسين، ونام مناضل. ٢٠١٢. تأثير مستخلصي البطاطا وعصير الليمون والمانيتول في نمو واقلمة صنفين من الحنطة (*Triticum aestivum*) خارج الجسم الحي. رسالة ماجستير-كلية التربية-جامعة البصرة.

-Abdul-Qadir, L.H.; Al-Kaaby, H.K.(2011). The effect of water stress on callus and somatic embryofomation of rice (*Oryza sativa* L.)cv. Jasmine cultured *in vitro*. J. Bas.Res.Sci.37:3-15.

-Al-Kabby, H.K. and Abdul-Qadir.L.H. (2011).Effect of water stress on callus induction from shoot tips of date palm (*Phoenix dactylifera* L.) cv. Bream cultured *in vitro*. Bas.J.Date Palm Res.10:1-14.

-Bates,L.S.; WaldenR.P. andTeare I.D.(1973).Rapid determination of free proline for water stress studies. Plant and Soil,39:205-207.

-Bolarin,M.C.; Santa-Cruza. ; Cayuela F. and Perez-AlfoceaF.(1995).Short term solutes change in leaves and roots of cultivated and wild tomato under salinity.J.Plant Physiol.147:463-468.

-Castillo, E.G.; Toung T.P. ; IsmailA.M. andInubushi K.(2007).Responseto salinity in rice: comparative effects of osmotic and ionic stresses. Plant Prod.Sci.10:159-170.

-Cha-Um,S.; Kirdmanee C.(2008). Assessment of salt tolerance in *Eucalyptus*, rain tree and Thai neem underlaboratory and the field conditions. Pak. J. Bot. 40: 2041-2051.

-Coelho C.M; Benedito V.A.(2008). Seed development and reserve compound accumulation in common bean (*Phaseolus vulgaris* L.). Seed Sci. and Biotech. 2:42-52.

-Cresser, M.S. and Parsons J.W.(1979).Sulphuric-perchloric acid digestion of plant material for determination of nitrogen, potassium, calcium and magnesium.AnalyticaChimica Acta.109:431-436.

-
- Flowers, T.J. and You A.R. (1988). Ion relation of salt tolerance. In: Solutes transport in plant cells and tissue. (Baker, A.D. and J.L. Hall, eds). Longman:392-416.
- Gambrog, O.L.; Miller, R.A. and Ojima, K. (1968). Nutrient requirements of suspension cultures of soybean root cells. *Exp. Cell. Res.* 50:151-158.
- Hadi, F.; Ayaz, M.; Ali, S.; Shafiq, M.; Ullah, R. and Ullah A. Jan. (2014). Comparative effect of polyethyleneglycol and mannitol induced drought on growth (*in vitro*) of canola (*Brassica napus*), cauliflower (*Brassica oleracea*) and tomato (*Lycopersicon esculentum*) seedlings. *Int. J. Bio. sci.* 4:34-41.
- Hasegawa, P.M.; Bressan R.A.; Zhu, J.K ;Bohnert, H.J. (2000). Plant cellular and molecular responses to high salinity. *Ann. Rev. Plant Physio. Mol. Biol.* 15:463-499.
- Hasegawa, P.M.; Bressan, R.A. and Handa, A.K. (1986). Cellular mechanisms of salinity tolerance. *Horti. Sci.* 21:1317-1324.
- Iraqi, D. and Tremblay, F.M. (2002). Analysis of carbohydrates metabolism, enzyme and cellular contents of sugars and proteins during spruce somatic embryogenesis suggests a regulatory role of exogenous sucrose in embryo development. *J. Exp. Bot.* 52:2301-2311.
- Kavikishor, P.; Hong, Z.; Miao, G.; Hu, C. and Verma, D. (1995). Over expression of 1-Pyrrolone-5-Carboxylate synthetase increases proline production and confers osmotolerance in transgenic plants. *Plant Physiol.*, 108: 1387-1390.
- Khan M.A. and Abdullah, Z. (2003). Salinity-sodicity induced changes in reproductive physiology of rice (*Oryza sativa*) under dense soil conditions. *Environ. Exp. Bot* 49, 149-157.
- Kirdmanee C. and Mosaleeyanon, K. (2000). Environmental engineering for transplant production. In: Transplant production in the 21st century (Kubota and, C. and C. Chun, eds). Kluwer Academic Publishers, Netherlands. pp. 78-81.
- Leung, J. and Giraudat. (1998). Abscisic acid signal Transduction. *Ann. Rev. Mol. Biol.*, 49:, 199-222.

-
- Mohamed, M. A. and Ibrahim, T.A..(2012). Enhanced *in vitro* production of *Rutagraveolens*L. coumarins and rutin by mannitol and ventilation. *Plant Cell Tis. Org. Cult.*111: 335-343.
- Munns, R. and Tester, M.(2008).Mechanism of salinity tolerance.*Ann.Rev.Plant Biol.*,59:651-681.
- Murashige, T. and Skoog, F.(1962). A revised medium for rapid growth and bioassay with tobacco tissue cultures. *Physiol. Plant.*, 15: 473-497.
- Pant, N.S.;Agarwal, R. and Agarrwal, S.(2014).Mannitol-induced drought stress on calli of *Trigonellafoenum-graecum*L.Var. RMt-303.*Ind.J.Exp.Bot.*52:1128-1137.
- Purohit, M.; Srivastava, S. and Srivastava, P.S.(1998). Stress tolerant plants through tissue culture. In: Srivastava, P.S. (Ed.), *Plant Tissue Culture and Molecular Biology:Application and Prospects*. Narosa Publishing House, New Delhi, pp. 554–578.
- Rajakumar, R..(2013).A study on effect of salt stress in the seed germination and biochemical parameters of rice (*Oryza sativa* L.) under *in vitro* condition. *Asian J. Plant Sci.*3:20-25.
- Sairam, R. K. and Tygai, A.(2004).Physiology and molecular biology of salinity tolerance in plants. *Curr.Sci.*86:407-421.
- Stasolla, C; E.C. Yeung, E.C.(2003). Recent advances in conifer somatic embryogenesis: improving somatic embryo quality. *Plant Cell, Tiss Org.Cult.*74:15-35.
- Tester, M.(1990). Plant ion channels: Whole Cell and Single Channel Studies *New Physiol.*114:305-310.
- Tester, M.and Davenport, R..(2003).Na⁺-Tolerance and Na⁺-Transport in Higher plants. *Ann.Bot.* 91:503-527.
- Yokota,A.;Takahara,K. and Akashi, K.(2006).Water stress. In: *Physiology and Molecular Biology of stress tolerance in Plants*.(Madhava, K.V.,A.S. Raghavendra, K. Janardhan Reddy eds).Springer,Dordrecht, The Netherlands.pp.15-39.

-Zang X; and Komatsu, S.(2007). A proteomics approach for identifying osmotic-stress-related proteins in rice. *Phytochem.*68, 426-437.