



ISSN 2790 – 5985

e ISSN 2790 – 5993

Agriculture College – Wasit University

*Dijlah Journal  
of Agricultural  
Sciences*

**Dijlah J. Agric. Sci., 1(1):16-22 , 2023**

## **Role of Organic Nano Fertilizer on Concentration of Protein and Hlorophyll and The Production of Medically Active Compounds on Roselle Plant**

**Ahmed Najm Almosawy <sup>1\*</sup>, and Haider Ghatar Aswod Alkrati <sup>1</sup>**

<sup>1</sup>College of Agriculture - Karbala University – Iraq.

\*Corresponding author e-mail: [Dr.ahmed.Abdallah@uokerbala.edu.iq](mailto:Dr.ahmed.Abdallah@uokerbala.edu.iq)

### **Abstract:**

A field experiment was conducted at Hussainyah Province of Karbala /Iraq to study the effect of the concentrations and dates of spraying the nano organic fertilizer (Optimus Plus) on concentration of protein and hlorophyll and the production of medically active compounds on Roselle plant. The experiment included studying two factors. First factor included concentrations nano organic fertilizer, which are (0, 1, 2 and 3) ml L<sup>-1</sup>, the second factor included three spraying dates of the nano organic fertilizer (Optimus Plus), which is (spraying after a month of planting, spraying after two months of planting, and spraying after three months of planting). The experiment was designed as RCBD .

The result showed the following points:

- 1- Spray date fertilizer S3 has significant effect on the concentration of protein, chlorophyll, vitamin C and anthocyanin in sepal leaves.
- 2- The effect of a concentration of (3 ml L<sup>-1</sup>) was significant in increasing the concentration of protein, chlorophyll, vitamin C and anthocyanin in sepal leaves.

**Keywords:** *Roselle, hlorophyll.*

**دور المركب العضوي النانوي في تركيز البروتين والكلوروفيل وانتاج المركبات الفعالة طبيا في نبات الكجرات**

احمد نجم عبدالله الموسوي<sup>1</sup> حيدر غتار اسود الكريطي<sup>1</sup>

قسم المحاصيل الحقلية – كلية الزراعة – جامعة كربلاء / العراق

### **الخلاصة**

نفذت تجربة حقلية في منطقة الحسينية في محافظة كربلاء ، بهدف معرفة دور المركب العضوي النانوي في تركيز البروتين والكلوروفيل وانتاج المركبات الفعالة طبيا في نبات الكجرات، تضمنت التجربة عاملين الأول تراكيز مختلفة من Optimus Plus) وهي ( 1 و 2 و 3 ) مل لتر<sup>-1</sup>. والعامل الثاني شمل مواعيد مختلفة لرش المخصب العضوي النانوي (Optimus Plus) وهي (الرش بعد شهر من الزراعة و الرش بعد شهرين من الزراعة و الرش بعد ثلاث اشهر من الزراعة ) وفق تصميم القطاعات العشوائية الكاملة (RCBD). أظهرت النتائج ما يأتي :-

- 1- اثر موعد الرش S3 بالمركب النانوي Optimus Plus في زيادة تركيز البروتين والكلوروفيل و Vitamin C و Anthocyanin في الأوراق الكأسية قياسا بمعاملة المقارنة

2- اثر تركيز (3 مل. لتر<sup>-1</sup>) معنوياً في زيادة تركيز البروتين والكلوروفيل و Vitamin C و Anthocyanin في الأوراق الكأسية قياساً بمعاملة المقارنة.

**الكلمات المفتاحية:** *chlorophyll*، نبت الكجرات .  
المقدمة

يزرع نبات الكجرات *Hibiscus sobdariffa* L. بشكل واسع في المناطق الاستوائية وشبه الاستوائية إذ تنتشر زراعته بشكل كبير في الهند وأستراليا وإندونيسيا وأفريقيا ويعد من النباتات المهمة اقتصادياً وطبياً (Rabo، 2015). ولما يحتويه من المواد الفعالة طبياً والأهمية الكبيرة لهذا النبات فمن الضروري زيادة إنتاجية النبات من تلك المواد ، من خلال استخدام وسائل وعمليات مختلفة تستعمل لزيادة تراكيز المواد الفعالة طبياً ، ان تطبيق التغذية الورقية يعمل من خلال استخدام مغذيات المواد والأسمدة والمحاليل المغذية تؤثر في نمو النبات و محتواه من مختلف المغذيات (Haytora، 2013). وتستعمل منتجات نبات الكجرات في علاج مختلف الامراض العضوية والميكروبية وذلك لتأثيره الفعال وانخفاض التكلفة إضافة الى الاستخدام الآمن له مقارنة بالعقاقير والعلاجات الكيميائية الأخرى المحضرة مخبرياً من مواد كيميائية (Borokini و Omotaya، 2012). ويعتبر المخصب العضوي النانوي (Optimas plas) من التقنيات التي تهدف الى استخدام مغذيات من الأسمدة النانوية التي تستعمل لتغذية النبات والذي اثبت فعاليته العالية في زيادة الإنتاج كما ونوعاً من خلال التغذية الورقية (Alasafi، 2020). تعد عملية إضافة المغذيات رشاً على مراحل على النبات مهمة وذات تأثير كبير ومهم لتحديد افضل موعد مناسب والذي يحقق أقصى استفادة ممكنة للنبات لامتناس المغذيات التي تعمل على تحسين نمو وإنتاج النبات.

#### المواد وطرائق العمل

نفذت تجربة حقلية في أحد حقول إعدادية ابن البيطار المهنية الواقعة في قضاء الحسينية - محافظة كربلاء في شهر أذار لعام 2020 م. وتم تهيئة أرض التجربة من حراثة وتنعيم وتسوية وقسمت أرض التجربة الى وحدات تجريبية بأبعاد (3 م × 4 م) بلغت مساحة الوحدة التجريبية 12 م<sup>2</sup> ، ثم زرعت البذور على مروز المسافة بينها 75 سم والمسافة بين الجور 50 سم، وسمدت أرض التجربة وحسب التوصية السمادية بالسماد الفوسفاتي والنيتروجيني ، وتم تحضير العامل الاول محلول المخصب النانوي (Optimas plus) حسب التراكيز المطلوبة (3 و 2 و 1 و 0) مل لتر<sup>-1</sup> . وسميت المعاملات بالرموز التالية :  
T0 = معاملة مقارنة و T1 = (1) مل لتر<sup>-1</sup> و T2 = (2) مل لتر<sup>-1</sup> و T3 = (3) مل لتر<sup>-1</sup> .  
اما العامل الثاني مواعيد مختلفة لرش المركب النانوي وهي (الرش بعد شهر من الزراعة و الرش بعد شهرين من الزراعة و الرش بعد ثلاث اشهر من الزراعة) . وسميت المعاملات بالرموز التالية :  
S1 = الرش بعد شهر من الزراعة و S2 = الرش بعد شهرين من الزراعة و S3 = الرش بعد ثلاث اشهر من الزراعة .  
الصفات المدروسة في التجربة :  
تقدير البروتين(%)

قدر البروتين وفق المعادلة التالية = (تركيز النتروجين 6.25 x ) كما ذكر في (A.O.A.C، 1980).

#### الكلوروفيل في الاوراق (SPAD)

تم قياس محتوى الكلوروفيل في الاوراق بواسطة جهاز قياس الكلوروفيل (Chlorophyll – meter) من نوع SPAD-502 المصنع من الشركة Minolta وأخذت القراءات لخمس أوراق تامة النمو والانتساع من النبات الواحد ثم سجل معدلها ، وقيست بوحدة SPAD – unit .

#### تقدير محتوى الأوراق الكأسية لنبات الكجرات من المواد الفعالة عملية تحضير المحلول

حضر محلول الأوراق الكأسية لنبات الكجرات ، من أخذ 1 غم من مسحوق الأوراق الجافه التي تم طحنها بواسطة الطاحونة الكهربائية ، وأضيف لها (100) مل من Acetonitrile ، بعدها تم وضع المحلول في جهاز الموجات فوق الصوتية لمدة (30) دقيقة على درجة حرارة 35 م<sup>0</sup> ، ثم رشح المحلول باستعمال ورق الترشيح وبعدها وضع الراشح في المبخر الدوار وعلى درجة حرارة 35 م<sup>0</sup>، حتى الجفاف ثم أضيف (1) مل من Acetonitrile ورشح المحلول باستعمال المايكرو فليتر بحجم (0.45) ملي مايكرون ، ثم وضع المحلول في عبوات زجاجية محكمة الغلق لغرض إجراء التقديرات للمواد المراد قياسها فيما بعد في جهاز (HPLC Kelly) ( وآخرون ) (1995).

#### تقدير المركبات الفعالة في العينات

بعد إتمام عملية تحضير المحلول وتجهيز العينات المراد تقدير محتواها تم استعمال جهاز كروماتوغرافيا السائل ذو الأداء العالي High-Performance Liquid Chromatography (HPLC) لتقدير وتشخيص المركبات الفعالة في الأوراق الكأسية لنبات الكجرات ، تم حقن (25) ملي مايكرو من العينة داخل الجهاز المصنع من قبل شركة Shimadzu اليابانية من نوع (LC-10A) ، وتمت عملية الفصل للمركبات وتحديد نوعها بالمقارنة مع المواد القياسية على عمود الفصل تحت نفس الظروف (الجدول 1) وبنفس

تركيز المواد المفصولة في العينة المفحوصة باستعمال معادلة خاصة ، واجري تقدير المواد الفعالة في وزارة العلوم والتكنولوجيا – دائرة بحوث وتكنولوجيا البيئة والمياه.

مساحة حزمة العينة المفحوصة

تركيز العينة = تركيز النموذج القياسي  $\times$   $\frac{\text{مساحة حزمة النموذج القياسي}}{\text{عدد مرات التخفيف}}$ .

مساحة حزمة النموذج القياسي

وحصل على النماذج القياسية من شركة سيكما للتجارة العامة (Sigma) (International Trading) وتم قياس زمن الأحتجاز ومساحات الحزم للنماذج القياسية كما موضح (الجدول 2).

جدول (1) ظروف الفصل الكروموتوغرافي باستعمال جهاز ال HPLC لبعض المواد الفعالة

رقم النموذج	النموذج القياسي	زمن الاحتجاز (الدقيقة)	مساحة المحلول (Area)
1	Sabdaretine	3.96	11347
2	Gossypetine	3.12	29427
3	Hibiscetine	5.82	21679
4	Vitamin C	1.23	34146

جدول (2) زمن الاحتجاز ومساحة الحزم لبعض المواد الفعالة للأوراق الكاسية لنبات الكجرات

الحالة	Vitamin C	المواد الفعالة الداخلة في الدراسة
طول العمود	عمود الطور المعكوس (50 X 2.6 mml.d)	عمود الطور المعكوس (50 X 2.6)
الطور المتحرك	C-18 بحجم 3 مايكرو لتر $CAN = B * HCL 0.01 = a$	C-18 (mml.d) بحجم 3 مايكرو لتر محلول منظم فوسفاتي : الميثانول (V/V 30:70)4-PH
سرعة التدفق	1.2 مليلتر. دقيقة <sup>-1</sup>	1.2 مليلتر. دقيقة <sup>-1</sup>
نوع الكاشف	الأشعة فوق البنفسجية عند الطول الموجي 280nm	الأشعة فوق البنفسجية عند الطول الموجي 280 nm
درجة حرارة الفصل	25 °م	25 °م
سرعة التسجيل	1.4 سم / دقيقة	1.4 سم / دقيقة

### النتائج والمناقشة

متوسط نسبة البروتين في الأوراق الكاسية (%).

يشير جدول (3) الى وجود فروق معنوية بين تراكيز المخصب العضوي النانوي ومواعيد الرش في نسبة البروتين في الأوراق الكاسية (%). اذ يتضح من الجدول (3) وجود فروق معنوية بين تراكيز المخصب العضوي النانوي ، اذ اعطت المعاملة T3 اعلى متوسط لنسبة البروتين اذ بلغ 9.10 % بينما اعطت المعاملة T0 (المقارنة) ادنى متوسط بلغ 6.25 % ونسبة زيادة بلغت 45.6 %. يعد النيتروجين واحد من اهم المكونات الأساسية الداخلة في تركيب البروتين كونه يعتبر مكون رئيسي في صنع الاحماض الامينية والتي تعد الوحدات البنائية الأساسية في بناء البروتين ولان المخصب العضوي النانوي يحتوي في مكوناته على نسبة عالية ومناسبة من النيتروجين فإنه من الطبيعي سيؤثر في زيادة قدر النبات على صنع وتخليق البروتين وزيادة تركيزه في الانسجة النباتية وهذا يتفق مع (Manikandan و Subramanian ، 2016) الذين اشاروا الى دور النيتروجين النانوي في زيادة محتوى البروتين بالنبات. ويتضح من الجدول نفسه ان مواعيد الرش اثرت معنويا في نسبة البروتين في النبات اذ تفوق موعد الرش S3 في اعطاء اعلى متوسط بلغ 8.07 % بينما اعطى موعد الرش S1 ادنى متوسط بلغ 6.61 % ونسبة زيادة بلغت 22.08 %. قد يعزى التفوق بهذا الموعد في صفة نسبة البروتين في الاوراق الكاسية الى ان الموعد نفسه قد تفوق في نسبة النيتروجين وبالتالي انعكس ذلك على زيادة تركيز البروتين نتيجة وجود علاقة وتربط طردي بين الصفتين وهذا يتضح من خلال علاقة الارتباط في الملحق (10) ، او قد يرجع السبب الى احتواء السماد العضوي النانوي على النيتروجين الذي يدخل في تركيب الكلوروفيل وتصنيع الاحماض الأمينية التي تعد الاساس في تكوين البروتينات ويدخل ايضا في تركيب السايكرومات الضرورية لعملية التمثيل الكربوني والتنفس (محمد والريس، 1984). اما التداخل فيتضح عدم وجود تداخلا معنويا بين تراكيز المخصب العضوي النانوي ومواعيد الرش.

جدول (3) تأثير المخصب العضوي النانوي (Optimus Plus) ومواعيد الرش والتداخل بينهما في نسبة البروتين (%)

متوسط تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus)	مواعيد الرش			تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus) ما.لتر <sup>-1</sup>
	S3	S2	S1	
6.25	6.25	6.87	5.62	T0
7.36	7.29	7.08	7.71	T1
7.15	8.54	7.71	5.21	T2
9.10	10.21	9.17	7.92	T3
	8.07	7.71	6.61	متوسط مواعيد الرش
التداخل (التراكيز X المواعيد)		مواعيد الرش	تراكيز (Optimus Plus)	قيم (0.05) L.S.D
N.S		1.15	1.33	

## تركيز الكلوروفيل في الاوراق

تشير نتائج جدول (4) الى وجود فروق معنوية بين تراكيز المخصب العضوي النانوي ومواعيد الرش والتداخل بينهما في صفة متوسط نسبة الكلوروفيل في الاوراق. اذ بينت النتائج التي ظهرت في جدول (4) وجود فروق معنوية بين تراكيز المخصب العضوي النانوي، اذ اعطت المعاملة T3 اعلى متوسط لنسبة الكلوروفيل في الاوراق اذ بلغ SPAD 43.32 بينما اعطت المعاملة T0 (المقارنة) ادنى متوسط بلغ SPAD 33.96 وبنسبة زيادة بلغت 27.56%. قد يرجع هذا التفوق الى مكونات المخصب العضوي النانوي والى دور النيتروجين الذي يعدّ عنصراً أساسياً في بناء الأحماض الأمينية في الانسجة النباتية والتي تشكل اللبنة الأساسية للبروتينات داخل النبات والتي تعتبر أساسية ومهمة في نمو وتطور الانسجة والخلايا النباتية الحيوية مثل أغشية الخلايا والكلوروفيل، اذ ان النيتروجين هو جزء من الكلوروفيل من خلال دخوله في تركيب البورفيرين porphyrin الذي يعد مركب أساسي في تكوين الكلوروفيل الذي يكسب النبات اللون الأخضر وضروري في العمليات النباتية المختلفة، كالتمثيل الكربوني وبالتالي فإن النباتات التي تحتوي على كمية كافية من النيتروجين سوف ترتفع فيها معدلات التمثيل الكربوني وفي الغالب ما تظهر نمو وتطور قوي للنبات (الأمين، 2018). وهذا يتفق مع ما توصل اليه (Amin وآخرون، 2020) من ان التغذية الورقية بالمخصب العضوي النانوي Optimus Plus يعمل على زيادة محتوى الكلوروفيل في الأوراق لبعض شتلات الحمضيات.

كما يتضح من الجدول نفسه ان مواعيد الرش اثرت معنوياً في صفة محتوى الاوراق من الكلوروفيل، اذ تفوق موعد الرش S3 في اعطاء اعلى متوسط بلغ SPAD 39.37 بينما اعطى موعد الرش S1 ادنى متوسط بلغ SPAD 37.43 وبنسبة زيادة بلغت 5.18%. وقد يعزى سبب التفوق في موعد الرش S3 الى دور التسميد الورقي في وزيادة المجموع الخضري وبالتالي تنشيط عملية التمثيل الكربوني مما ينعكس في زيادة تنشيط تكوين صبغة الكلوروفيل لان الاوراق تكون جيدة النمو ناصعة الخضار في اوج نشاطها في هذه المرحلة وتتفق هذه النتائج مع ما وجدته كريم واحسان (2015) من ان اضافة السماد النتروجيني قد ادى الى زيادة معنوية في نسبة الكلوروفيل في اوراق نبات الكجرات.

اما التداخل فيلاحظ وجود تأثير معنوي في معاملات اضافة المخصب العضوي النانوي Optimus plus ومواعيد رش المخصب، اذ تفوق تداخل المعاملة T3 وموعد الرش S3 في اعطاء اعلى معدل لنسبة الكلوروفيل في الاوراق بلغ SPAD 45.26 واقل معدل نسبة كلوروفيل في الاوراق تحقق عند تداخل المعاملة T0 وموعد الرش S2 بلغ SPAD 33.6.

جدول (4) تأثير المخصب العضوي النانوي (Optimus Plus) ومواعيد الرش والتداخل بينهما في متوسط نسبة الكلوروفيل في الاوراق

متوسط تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus)	مواعيد الرش			تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus) مل.لتر <sup>-1</sup>
	S3	S2	S1	
33.96	33.8	34.5	33.6	T0
37.12	38.10	37.36	35.90	T1
39.48	40.33	39.46	38.66	T2
43.32	45.26	43.13	41.56	T3
	39.37	38.61	37.43	متوسط مواعيد الرش
التداخل (التراكيز X المواعيد)		مواعيد الرش	تراكيز (Optimus Plus)	قيم (0.05) L.S.D
0.61		0.30	0.35	

محتوى الاوراق الكاسية من المواد الفعالة

### محتوى الأوراق الكأسية من Vitamin C (ملغم.لتر<sup>-1</sup>)

اشارت نتائج جدول (5) الى وجود فروق معنوية بين تراكيز المخصب العضوي النانوي ومواعيد الرش والتداخل بينهما محتوى الأوراق الكأسية من Vitamin C (ملغم.لتر<sup>-1</sup>). اذ يتضح ان النباتات التي رشت بالمخصب العضوي النانوي تأثرت معنويا في محتوى الأوراق الكأسية من Vitamin C ، اذ اعطت المعاملة T2 اعلى متوسط من محتوى الأوراق الكأسية لـ Vitamin C بلغ 159.1 ملغم. لتر<sup>-1</sup> وقد اختلفت معنويا عن النباتات التي رشت بالتراكيز الاخرى من المخصب العضوي النانوي، اذ اعطت النباتات التي رشت بتركيز T0 (المقارنة) ادنى متوسط بلغ 155.0 ملغم. لتر<sup>-1</sup> وبنسبة زيادة بلغت 2.64%. وقد يعزى سبب الزيادة المعنوية التي ظهرت عند اضافة المعاملة T2 وذلك لدور عنصر النيتروجين الفعال في زيادة النمو الخضري وبالتالي زيادة كفاءة عملية التمثيل الكربوني التي بدورها تعمل على تكوين العديد من المركبات مثل السكريات والاحماض الامينية ونواتج الايض الثانوية وامداد النبات بما يحتاجه من مغذيات ضرورية لنشاطه (Tisdal, 1997) .

ومن الجدول نفسه يتضح ان لمواعيد الرش تأثيرا معنويا على محتوى الأوراق الكأسية من Vitamin C ، اذ وجد ان موعد الرش S3 قد اعطى اعلى متوسط بلغ 159.4 ملغم. لتر<sup>-1</sup> بينما اعطى موعد الرش S1 ادنى متوسط بلغ 155.3 ملغم. لتر<sup>-1</sup> وبنسبة زيادة بلغت 2.64%. قد يعزى السبب في تفوق موعد الرش S3 الى تأثير اضافة المخصب العضوي النانوي Optimus plus مما ادى الى زيادة في النمو الخضري للنبات كما في الجداول (4,5,6,7,8) وهذا انعكس على زيادة عملية التمثيل الكربوني وبالتالي ادت هذه الزيادة الى تراكم المواد الغذائية المصنعة داخل النبات ومنها المركبات الثانوية ، مما سبب زيادة تراكيز هذه المواد داخل الأوراق الكأسية .

اما التداخل يبين وجود تأثير معنوي في معاملات اضافة المخصب العضوي النانوي Optimus plus ومواعيد رش المخصب ، اذ تفوق تداخل المعاملة T2 وموعد الرش S3 في اعطاء اعلى معدل لمحتوى الأوراق الكأسية من Vitamin C بلغ 162.4 ملغم.لتر<sup>-1</sup> واقل معدل لمحتوى الأوراق الكأسية من Vitamin C تحقق عند تداخل المعاملة T1 وموعد الرش S1 بلغ 153.2 ملغم.لتر<sup>-1</sup> .

جدول (5) تأثير المخصب العضوي النانوي (Optimus Plus) ومواعيد الرش والتداخل بينهما في محتوى الأوراق الكأسية من Vitamin C (ملغم.لتر<sup>-1</sup>)

متوسط تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus)	مواعيد الرش			تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus) مل.لتر <sup>-1</sup>
	S3	S2	S1	
155.0	154.8	155.7	154.5	T0
156.8	159.8	157.3	153.2	T1
159.1	162.4	158.5	156.4	T2
159.0	160.6	159.2	157.2	T3
	159.4	157.7	155.3	متوسط مواعيد الرش
التداخل (التراكيز X المواعيد)	مواعيد الرش	تراكيز (Optimus Plus)	قيم L.S.D (0.05)	
2.75	1.37	1.59		

متوسط محتوى الأوراق الكأسية من Anthocyanin (ملغم.100غم<sup>-1</sup>)

يشير جدول (6) الى وجود فروق معنوية بين تراكيز المخصب العضوي النانوي في محتوى الأوراق الكأسية من الـ Anthocyanin (ملغم.100غم<sup>-1</sup>). اذ يتضح من الجدول(5) وجود فروق معنوية في محتوى الأوراق الكأسية من الـ Anthocyanin عند اضافة تراكيز مختلفة من المخصب العضوي النانوي Optimus plus ، اذ اعطت المعاملة T2 اعلى متوسط من محتوى الأوراق الكأسية للـ Anthocyanin بلغ 17.23 ملغم. 100غم<sup>-1</sup> وقد اختلفت معنويا عن النباتات التي رشت بالتراكيز الاخرى من المخصب العضوي النانوي باستثناء T3 ، اذ اعطت المعاملة T0 (المقارنة) ادنى متوسط بلغ 16.17 ملغم. 100غم<sup>-1</sup> وبنسبة زيادة بلغت 6.55%. وقد يعزى السبب في هذه الزيادة الى دور المخصب العضوي النانوي الذي يعمل على زيادة الفعالية الحيوية في النبات وتزويد النبات بما يحتاجه من مركبات ضرورية لفعاليته المختلفة وكذلك رفع كفاءة عملية التمثيل الكربوني والتي تنعكس بالشكل الايجابي على انتاج العديد من المركبات مثل الكربوهيدرات والسكريات والتي تساهم هذه المركبات في زيادة الفعاليات المختلفة له وبالتالي زيادة المركبات الثانوية التي ينتجها ومنها الـ Anthocyanin في الأوراق الكأسية (Taiz و Ziger ، 2006) .

ومن الجدول نفسه يتضح ان مواعيد الرش لم تؤثر معنويا في محتوى الأوراق الكأسية من Anthocyanin .

اما بالنسبة للتداخل فيتضح عدم وجود تداخلا معنويا بين تراكيز المخصب العضوي النانوي ومواعيد الرش في محتوى الأوراق الكأسية من الـ Anthocyanin .

جدول (6) تأثير تراكيز المخصب العضوي النانوي (Optimus Plus) ومواعيد الرش والتداخل بينهما في متوسط محتوى الأوراق الكاسية من Anthocyanin (ملغم/100غم<sup>1</sup>)

متوسط تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus)	مواعيد الرش			تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus) مل. 1 <sup>-</sup>
	S3	S2	S1	
16.17	16.27	16.42	15.83	T0
16.64	16.67	16.64	16.61	T1
17.23	17.45	17.32	16.91	T2
17.16	17.20	17.24	17.05	T3
	16.90	16.91	16.60	متوسط مواعيد الرش
التداخل (التراكيز X المواعيد)	مواعيد الرش		تراكيز (Optimus Plus)	قيم (0.05) L.S.D
N.S	0.11		0.52	

متوسط محتوى الأوراق الكاسية من Sabdaretine (مايكرو غرام/لتر<sup>1</sup>)

تشير نتائج الجدول (7) الى عدم وجود فروق معنوية بين تراكيز المخصب العضوي النانوي ومواعيد الرش والتداخل في محتوى الأوراق الكاسية من ال Sabdaretine (مايكرو غرام/لتر<sup>1</sup>).

جدول (7) تأثير المخصب العضوي النانوي (Optimus Plus) ومواعيد الرش والتداخل بينهما في متوسط محتوى الأوراق الكاسية من Sabdaretine (مايكرو غرام/لتر<sup>1</sup>)

متوسط تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus)	مواعيد الرش			تراكيز المخصب النانوي (Optimus Plus) مل.لتر <sup>1</sup>
	S3	S2	S1	
243.6	243.8	244.2	242.8	T0
245.1	246.3	245.7	243.4	T1
246.4	247.7	248.5	242.9	T2
247.4	250.2	247.7	244.3	T3
	247.0	246.5	243.4	متوسط مواعيد الرش
التداخل (التراكيز X المواعيد)	مواعيد الرش		تراكيز (Optimus Plus)	قيم (0.05) L.S.D
N.S	N.S		N.S	

#### المصادر

محمد ، عبد العظيم و عبد الهادي الرئيس.1984.فسلجة نبات.ج1 وج2.كلية الزراعة. جامعة بغداد.

A.O.A.C. 1980 . Official Methods Of anlysis . 13 th.Ed Association.of official chemists Washington, D.C.

Alassafi, Z. M., and A.N Almosawy, A. N.2020. Effect of optimus plus nanoparticles Ien some charac-teristics of the growth and yield of corn (Zea mays L.). Plant Archives, 20(3), 746-752.

Borokini, T. I.; and Omotayo, F. O. 2012 . Phytochemical and ethno botanical Study of some selected medicinal plants from Nigeria . Journal of Medicinal Plants Research, 6 (7) : 1106 – 1118.

Haytora, D. 2013. Review of Foliar Fertilization of some crops, Department of Horticulture, Agricultural University, Annual Review and Res. in Biol. 3(4): 455-465.

Kelly, K.L.; B.A.Kimball and J.J.Johnston.(1995). Quantitation of digitoxin, digoxin and their metabolites by high- performance liquid chromatography using pulsed amperometric detection. Jorna of Chromatography A.711.289-295.

- Manikandan, A. and K. S. Subramanian.2016.** Evaluation of zeolite based nitrogen nano-fertilizers on maize growth, yield and quality on inceptisols and alfisols. *Inter. J. of Plant & Soil Sci.* 9(4): 1-9.
- Rabo, S.A; B.S. Mustapha,A.B. Simon and I.L. Hamma.2015.** Influence of NP fertilizer on the performance of Roselle (*Hibiscus Sabdariffa L.*) insamaru Zaria. *Niger. J. Agric. Food Environ.* 11(3): 61 – 64.
- Taiz, L. and Zeiger, E .2006.** *Plant physiology*, 5th edn. Sinauer Associates Inc., Massachusetts, 781 pp.
- Tisdale, S.L; W.L. Nelson, J.D. Beaton and J.L. Havlin. 1997.** *Soil Fertility and Fertilizers*. Prentice–Hall of India, New Delhi.