



جامعة بغداد

# تأثير منظمي النمو CPPU و Brassinolide و وشدة المجال المغناطيسي في نمو وازهار صنفين من نبات حلق السبع

أطروحة تقدم بها

عبد الكريم عبد الجبار محمد سعيد الطباطبائي

إلى مجلس كلية الزراعة - جامعة بغداد وهي جزء من متطلبات نيل درجة  
دكتوراه فلسفة في العلوم الزراعية  
البسنة وهندسة الحدائق (نباتات الزينة)

بإشراف

أ.د. سامي كريم محمد امين الچلبي

2012 م

ـ 1433 هـ

بِسْمِ اللّٰهِ الرَّحْمٰنِ الرَّحِيْمِ

وَقُلْ لَهُمْ نَذْرٌ

سورة طه، من الآية {114}

## المستخلص

نفذت تجربتين منفصلتين في حديقة قسم البستنة / كلية الزراعة / جامعة بغداد الواقعة في الجهة الشمالية الشرقية للقسم للفترة من 15/10/2009 إلى 15/10/2010 على صنفين مختلفين من نباتات حلق السبع هما Snapshot Mix. و Rocket Mix. (كل تجربة على صنف). صممت كل تجربة وفق تصميم التجارب العاملية المتعشعش Nested-Factorial Design Experiments لدراسة تأثير رش النباتات بمنظم النمو النباتي Brassinolide بالتركيز (0 و 0.05 و 0.1 ملغم/لتر) و منظم النمو النباتي CPPU بالتركيز (0 و 4 و 8 ملغم/لتر) و سقي النباتات بالماء الاعتيادي والماء المعالج بشدات مجال مغناطيسي مختلفة هي (500 و 1000 و 1500 كاوس). تضمنت كل تجربة على أربعة ألواح معزولة تم سقي كل لوح بالماء المعالج بشدة مجال مغناطيسي مختلف إضافة إلى معاملة المقارنة (ماء البئر) وتتضمن كل لوح على ثلاثة مكررات في كل مكرر 12 صفاً من النباتات، وفي كل صف 4 نباتات تمثل الوحدة التجريبية وزعت عليها معاملات رش منظمي النمو النباتية عشوائيا. تم تحليل البيانات وفق البرنامج الإحصائي GenStat وقارنت المتوسطات الحسابية باستعمال اختبار اقل فرق معنوي L.S.D. عند مستوى احتمال 5%. يمكن تلخيص النتائج كالتالي:

1. أدت معاملة رش نباتات حلق السبع صنف Rocket Mix. بمنظم النمو Brassinolide بتركيز 0.05 ملغم/لتر (BL2) إلى حصول زيادة معنوية في عدد الأوراق وعدد الأفرع والمساحة الورقية ومحتوى الكلوروفيل والوزن الجاف للنمو الخضري ومحتوى الكاروتينويدات الكلية ومحتوى الـ ABA والـ GA<sub>3</sub> والـ Zeatin وانخفاض محتوى الـ IAA في الأوراق فضلاً عن زيادة عدد النورات الزهرية وطول النورة الزهرية وقطرها وعدد الزهيرات في النورة الزهرية.

وطول الساق الزهري وقطره والوزن الجاف للنورة الزهرية، في حين اعطت معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر (BL1) أعلى محتوى للكاربوهيدرات الكلية والفينولات الكلية في الأوراق.

وأدت معاملة رش نباتات حلق السبع صنف Snapshot Mix. بتركيز 0.05 ملغم/لتر إلى زيادة معنوية في ارتفاع النبات وعدد الأوراق وعدد الأفرع وقطر الساق الرئيس والمساحة الورقية والوزن الجاف للنمو الخضري ومحتوى الكاربوهيدرات الكلية والـ  $\text{Ca}^{++}$  في الأوراق فضلا عن حصول زيادة معنوية في عدد النورات الزهرية وطول النورة الزهرية وقطرها وعدد الزهيرات في النورة الزهرية والوزن الجاف للنورة الزهرية، في حين أدت معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر إلى زيادة محتوى الكلوروفيل والـ  $\text{Mg}^{++}$  في الأوراق وصلت إلى مستوى المعنوية.

2. أثر رش نباتات حلق السبع صنف Rocket Mix. بمنظم النمو النباتي CPPU معنوبا في جميع صفات النمو الخضري والزهري باستثناء قطر النورة الزهرية وموعد التزهير. وأدى الرش بتركيز 8 ملغم/لتر (CP2) إلى حصول زيادة معنوية في ارتفاع النبات وعدد الأوراق وعدد الأفرع والمساحة الورقية ومحتوى الكلوروفيل والوزن الجاف للنمو الخضري ومحتوى الكاربوهيدرات الكلية والكاروتينويدات الكلية والفينولات الكلية والـ  $\text{IAA}$  والـ  $\text{GA}_3$  والـ  $\text{ABA}$  وانخفاض محتوى الـ  $\text{ABA}$  في الأوراق فضلا عن زيادة عدد النورات الزهرية وطول النورة الزهرية ومدة التزهير وعدد الزهيرات في النورة الزهرية وطول الساق الزهري وقطره والوزن الجاف للنورة الزهرية والعمر المزهري. وأدت معاملة رش نباتات حلق السبع صنفSnapshot Mix. بتركيز 8 ملغم/لتر إلى زيادة معنوية في ارتفاع النبات وعدد الأوراق وعدد الأفرع وقطر الساق الرئيس والمساحة الورقية ومحتوى الكلوروفيل والوزن الجاف للنمو الخضري والكاربوهيدرات الكلية ومحتوى الـ  $\text{Ca}^{++}$  والـ  $\text{Mg}^{++}$  في الأوراق فضلا عن زيادة

في عدد النورات الزهرية وطول قطر النورة الزهرية وتبخير التزهير وإطالة مدة التزهير وعدد الزهيرات في النورة الزهرية والوزن الجاف للنورة الزهرية.

3. أدى سقي نباتات حلق السبع صنف Rocket Mix بالماء المعالج بشدات المجال المغناطيسي المختلفة إلى تحسين صفات النمو الخضري والزهرى، حيث أدى السقي بالماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 500 كاوس (MW1) إلى حصول زيادة معنوية في ارتفاع النبات وعدد الأوراق وعدد الأفرع والمساحة الورقية ومحتوى الكلوروفيل والوزن الجاف للنمو الخضري ومحتوى الكاربوهيدرات الكلية والكاروتينويدات الكلية والفينولات الكلية والـ IAA والـ GA<sub>3</sub> والـ Zeatin وانخفاض محتوى الـ ABA في الأوراق، كما أدت إلى زيادة عدد النورات الزهرية وطول النورة الزهرية ومدة التزهير وعدد الزهيرات في النورة الزهرية وموعد التزهير وطول الساق الزهرى والوزن الجاف للنورة الزهرية وال عمر المزهرى، في حين أدى السقي بالماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 1500 كاوس (MW3) إلى زيادة قطر الساق الزهرى وقطر النورة الزهرية. وسبب سقي نباتات حلق السبع صنف Snapshot Mix بالماء المعالج بشدات المجال المغناطيسي المختلفة تحسناً ملحوظاً في صفات النمو الخضري والزهرى حيث أدى السقي بالماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 500 كاوس إلى حصول زيادة معنوية في ارتفاع النبات وعدد الأوراق وعدد الأفرع والمساحة الورقية ومحتوى الكلوروفيل والوزن الجاف للنمو الخضري والكاربوهيدرات الكلية ومحتوى الـ Ca<sup>++</sup> و Mg<sup>++</sup> في الأوراق، كذلك سبب أيضاً زيادة عدد النورات الزهرية وطول النورة الزهرية وقطرها وإطالة مدة التزهير وعدد الزهيرات في النورة الزهرية والوزن الجاف للنورة الزهرية.

4. أظهرت التداخلات الثانية بين عوامل الدراسة تأثيراً معنواً في تحسين معظم صفات النمو الخضري والزهرى لنباتات حلق السبع صنف Snapshot Mix و Rocket Mix.

5. أظهر التداخل الثلاثي بين تراكيز منظمي النمو Brassinolide و CPPU و سقي نباتات حلق السبع صنف Rocket Mix. بالماء المعالج بشدات المجال المغناطيسي المختلفة تأثيراً ملحوظاً في تحسين بعض صفات النمو الخضري والزهري وأدت المعاملة  $\text{BL2} \times \text{CP2} \times \text{MW1}$  إلى زيادة الوزن الجاف للنمو الخضري ومحتوى الكاربوهيدرات الكلية والكاروتينويات الكلية والفينولات الكلية ومحتوى الـ  $\text{GA}_3$  والـ  $\text{Zeatin}$  في الأوراق وزيادة طول الساق الزهري والعمر المزهري للنورة الزهرية. وأدت المعاملة  $\text{BL1} \times \text{CP2} \times \text{MW1}$  إلى زيادة محتوى الـ  $\text{IAA}$  في الأوراق، في حين سببت المعاملة  $\text{BL2} \times \text{CP2} \times \text{MW2}$  انخفاضاً ملحوظاً في محتوى الـ  $\text{ABA}$  في الأوراق. وأدت المعاملة  $\text{BL2} \times \text{CP2} \times \text{MW3}$  إلى زيادة قطر النورة الزهرية. وأثر التداخل الثلاثي بين عوامل الدراسة ملحوظاً في تحسين بعض صفات النمو الخضري فقط لنباتات حلق السبع صنف Snapshot Mix. في حين لم تتأثر صفات النمو الزهري، وأدت المعاملة  $\text{BL2} \times \text{CP2} \times \text{MW1}$  إلى زيادة المساحة الورقية والوزن الجاف للنمو الخضري والكاربوهيدرات الكلية في الأوراق، وأدت معاملة  $\text{BL2} \times \text{CP2} \times \text{MW0}$  إلى زيادة ملحوظة في عدد الأوراق وعدد الأفرع، بينما أدت المعاملة  $\text{BL1} \times \text{CP2} \times \text{MW1}$  إلى زيادة ملحوظة في محتوى الـ  $\text{Ca}^{++}$  و  $\text{Mg}^{++}$  في الأوراق.

## قائمة المحتويات

الصفحة	العنوان	الفقرة
أ	المستخلص	
1	المقدمة	.1
5	مراجعة المصادر	.2
5	نباتات حلق السبع	.1 – 2
9	منظمات النمو النباتية	.2 – 2
12	البراسيينوستيرويدات	.3 – 2
17	التلقيق الحيوي للبراسيينوستيرويدات	.1 - 3 - 2
19	تأثير البراسيينوستيرويدات في نمو النبات وتطوره	.2 - 3 - 2
21	تأثير البراسيينوستيرويدات في التزهير	.3 - 3 - 2
23	تأثير البراسيينوستيرويدات في إنبات البذور	.4 - 3 - 2
23	تأثير البراسيينوستيرويدات في مقاومة الاجهادات غير الحية	.5 - 3 - 2
25	السايتوكاينينات	.4 – 2
28	أشكال السايتوكاينينات الحرة	.1 – 4 – 2
29	سايتوكاينينات مجموعة Phenylurea	.2 – 4 – 2
31	أيضاً وطريقة عمل السايتوكاينينات من نوع Phenylurea	.3 – 4 – 2
32	دور الـ CPPU في نمو النبات وتطوره	.4 – 4 – 2
33	الماء وحياة النبات	.5 – 2
35	الخصائص الفيزيائية للماء	.1 - 5 - 2
37	المغناطيسية وال المجال المغناطيسي	.6 – 2
40	الطاقة المغناطيسية	.1 – 6 – 2
40	التأثيرات المغناطيسية في الماء و خواصه	.2 – 6 – 2
45	ذاكرة الماء المغناطيسية	.3 – 6 – 2
46	طرائق معالجة الماء مغناطيسياً	.4 – 6 – 2
48	تأثير شدة المجال المغناطيسي في نمو النبات وتطوره	.5 – 6 – 2
50	تأثير الماء المعالج مغناطيسياً في النمو الخضري والزهري	.6 – 6 – 2
53	المواد وطرق العمل	.3

53	خطوات البحث	.1 – 3
54	المعاملات المستخدمة في التجربة	.2 – 3
56	تحليل التربة	.3 – 3
58	تحليل ماء الري المستخدم في البحث	.4 – 3
58	التصميم التجريبي	.5 – 3
60	الصفات المدروسة	.6 – 3
60	صفات النمو الخضري	.1 – 6 – 3
60	ارتفاع النبات	.1 – 1 – 6 – 3
60	عدد الأوراق/نبات	.2 – 1 – 6 – 3
61	عدد الأفرع/نبات	.3 – 1 – 6 – 3
61	قطر الساق الرئيسي (سم)	.4 – 1 – 6 – 3
61	المساحة الورقية (سم <sup>2</sup> )	.5 – 1 – 6 – 3
62	محتوى الكلورو فيل (SPAD)	.6 – 1 – 6 – 3
62	الوزن الجاف للنمو الخضري (غم)	.7 – 1 – 6 – 3
62	التحليلات الكيميائية	.2 – 6 – 3
63	تقدير الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق (%)	.1 – 2 – 6 – 3
64	تقدير الكاروتينويدات الكلية في الأوراق (ملغم/100 غم وزن جاف)	.2 – 2 – 6 – 3
64	تقدير الفينولات الكلية في الأوراق (ملغم/غم وزن جاف)	.3 – 2 – 6 – 3
66	تقدير الهرمونات النباتية IAA و GA <sub>3</sub> و Zeatin في الأوراق (مايكروغرام/غم وزن جاف)	.4 – 2 – 6 – 3
67	تقدير الـ Ca <sup>++</sup> و Mg <sup>++</sup> في الأوراق (%)	.5 – 2 – 6 – 3
68	صفات النمو الزهري	.3 – 6 – 3
68	عدد النورات الزهرية	.1 – 3 – 6 – 3
68	طول النورة الزهرية (سم)	.2 – 3 – 6 – 3
68	قطر النورة الزهرية (سم)	.3 – 3 – 6 – 3
68	مدة التزهير (يوم)	.4 – 3 – 6 – 3
68	عدد الزهيرات في النورة الزهرية	.5 – 3 – 6 – 3
69	موعد التزهير (يوم)	.6 – 3 – 6 – 3
69	طول الساق الزهري (سم)	.7 – 3 – 6 – 3

69	قطر الساق الزهري (سم)	.8 – 3 – 6 – 3
69	الوزن الجاف للنورة الزهرية (غم)	.9 – 3 – 6 – 3
69	العمر المزهري (يوم)	.10 – 3 – 6 – 3
70	النتائج	.4
التجربة الاولى		
70	تأثير الـ <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في صفات النمو الخضري لنبات حلق السبع صنف "Rocket Mix".	.1 – 4
70	ارتفاع النبات (سم)	.1 – 1 – 4
72	عدد الاوراق/نبات	.2 – 1 – 4
72	عدد الافرع/نبات	.3 – 1 – 4
75	المساحة الورقية/نبات (سم <sup>2</sup> )	.4 – 1 – 4
75	محتوى الكلورو菲ل (SPAD)	.5 – 1 – 4
77	الوزن الجاف للنمو الخضري (غم)	.6 – 1 – 4
80	تأثير الـ <b>Brassinolide</b> والـ <b>CPPU</b> و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في بعض المكونات البايوكيميائية لنبات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	.2 – 4
80	الكاربوهيدرات الكلية (%)	.1 – 2 – 4
81	الكاروتينويدات الكلية (ملغم/100 غم وزن جاف)	.2 – 2 – 4
84	الفينولات الكلية (ملغم/غم وزن جاف)	.3 – 2 – 4
85	محتوى الـ IAA (مايكروغرام/غم وزن جاف)	.4 – 2 – 4
88	محتوى الـ GA <sub>3</sub> (مايكروغرام/غم وزن جاف)	.5 – 2 – 4
89	محتوى الـ Zeatin (مايكروغرام/غم وزن جاف)	.6 – 2 – 4
92	محتوى الـ ABA (مايكروغرام/غم وزن جاف)	.7 – 2 – 4
97	تأثير الـ <b>BL</b> و <b>CPPU</b> و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في صفات النمو الزهري لنبات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	.3 – 4
97	عدد النورات الزهرية	.1 – 3 – 4
99	طول النورة الزهرية (سم)	.2 – 3 – 4

99	قطر النورة الزهرية (سم)	.3 – 3 – 4
102	مدة التزهير (يوم)	.4 – 3 – 4
104	عدد الزهيرات في النورة الزهرية	.5 – 3 – 4
104	موعد التزهير (يوم)	.6 – 3 – 4
107	طول الساق الزهري (سم)	.7 – 3 – 4
108	قطر الساق الزهري (سم)	.8 – 3 – 4
111	الوزن الجاف للنورة الزهرية (غم)	.9 – 3 – 4
111	العمر المزهري (يوم)	.10 – 3 – 4
التجربة الثانية		
115	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في صفات النمو الخضري لنبات حلق السبع . "Snapshot Mix"	.4 – 4
115	ارتفاع النبات (سم)	.1 – 4 – 4
117	عدد الاوراق/نبات	.2 – 4 – 4
117	عدد الافرع/نبات	.3 – 4 – 4
120	قطر الساق الرئيس (سم)	.4 – 4 – 4
121	المساحة الورقية/نبات (سم <sup>2</sup> )	.5 – 4 – 4
124	محتوى الكلوروفيل (SPAD)	.6 – 4 – 4
126	الوزن الجاف للنمو الخضري (غم)	.7 – 4 – 4
127	الكاربوهيدرات الكلية (%)	.8 – 4 – 4
130	محتوى الـ Ca <sup>++</sup> (%)	.9 – 4 – 4
132	محتوى الـ Mg <sup>++</sup> (%)	.10 – 4 – 4
134	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في صفات النمو الزهري لنبات حلق السبع . "Snapshot Mix"	.5 – 4
134	عدد النورات الزهرية	.1 – 5 – 4
136	طول النورة الزهرية (سم)	.2 – 5 – 4
136	قطر النورة الزهرية (سم)	.3 – 5 – 4

139	موعد التزهير (يوم)	.4 – 5 – 4
140	مدة التزهير (يوم)	.5 – 5 – 4
140	عدد الزهيرات في النورة الزهرية	.6 – 5 – 4
143	الوزن الجاف للنورة الزهرية (غم)	.7 – 5 – 4
147	المناقشة	.5
155	الاستنتاجات والتوصيات	.6
155	الاستنتاجات	.1 – 6
156	التوصيات	.2 – 6
157	المراجع	.7
157	المراجع العربية	.1 – 7
161	المراجع الاجنبية	.2 – 7
183	الملاحق	.8
i	Abstract	

## قائمة الجداول

الصفحة	العنوان	الرقم
56	بعض خصائص ماء البئر المستخدم في الري	1
57	بعض الصفات الكيميائية والفيزيائية لترابة الزراعة	2
59	بعض الصفات الكهروتحلiliaة والفيزيائية والكيميائية لماء الري قبل وبعد المعالجة المغناطيسية	3
60	رموز معاملات منظمي النمو النباتية <b>Brassinolide (BL)</b> و <b>CPPU (CP)</b> والتراكيز المستخدمة في البحث	4
71	تأثير <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في ارتفاع النبات (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	5
73	تأثير <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد الأوراق لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	6
74	تأثير <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد الأفرع لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	7
76	تأثير <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في المساحة الورقية (سم <sup>2</sup> ) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	8
78	تأثير <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الكلورو فيل (SPAD) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	9
79	تأثير <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في الوزن الجاف للنمو الخضري (غم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	10
82	تأثير <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الكاربوهيدرات الكلية (%) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	11
83	تأثير <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الكاروتينويدات الكلية (ملغم/100غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".	12

86	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الفينولات الكلية (ملغم/غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	13
87	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الـ IAA (مايكروغرام/غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	14
90	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الـ GA <sub>3</sub> (مايكروغرام/غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	15
91	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الـ Zeatin (مايكروغرام/غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	16
94	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الـ ABA (مايكروغرام/غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	17
98	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد النورات الزهرية لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	18
100	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في طول النورة الزهرية (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	19
101	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في قطر النورة الزهرية (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	20
103	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في مدة التزهير (يوم) على نباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	21
105	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد الزهيرات في النورة الزهرية لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	22
106	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في موعد التزهير (يوم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	23
109	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في طول الساق الذهري (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	24
110	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في قطر الساق الذهري (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	25

113	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في الوزن الجاف للنورة الزهرية (غم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	26
114	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في العمر المزهري (يوم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"	27
116	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في ارتفاع النبات (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	28
118	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد الأوراق لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	29
119	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد الأفرع لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	30
122	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في قطر الساق الرئيس (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	31
123	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في المساحة الورقية (سم <sup>2</sup> ) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	32
125	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الكلوروفيل (SPAD) في أوراق نباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	33
128	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في الوزن الجاف للنمو الخضري (غم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	34
129	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الكربوهيدرات الكلية (%) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	35
131	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الـ Ca <sup>++</sup> (%) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".Mix"	36
133	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الـ Mg <sup>++</sup> (%) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".Mix"	37
135	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد النورات الزهرية لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	38

137	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في طول النورة الزهرية (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	39
138	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في قطر النورة الزهرية (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	40
141	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في موعد التزهير (يوم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	41
142	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في مدة التزهير لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	42
145	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد الزهيرات في النورة الزهرية لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	43
146	تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في الوزن الجاف للنورة الزهرية (غم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"	44

## قائمة الصور والاشكال والملاحق

رقم الفقرة	العنوان	الصفحة
صورة 1	الصنف "Snapshot Mix" والصنف "Rocket Mix"	53
شكل 1	مسار التخليق الحيوي للبراسيونوليد BL من المركب Campesterol عن طريق مسار ي أكسدة الـ C-6 المبكر والمتاخر.	19
شكل 2	الزاوية المحصورة بين اذرع الهيدروجين تساوي ١٠٤.٥°	36
شكل 3	جزيئات الماء رباعي الاوجه Tetrahedral ناتج من اتحاد خمس جزيئات ماء	36
شكل 4	جزيئات الماء ميالة إلى تكوين تراكيب عنقودية (عدد الجزيئات من 50 - 100 جزيئة ماء) بواسطة الاوامر الهيدروجينية	36
شكل 5	الارض عبارة عن مغناطيس كبير	38
شكل 6	الاختلاف بين الشمال المغناطيسي والشمال الحقيقى	38
شكل 7	الغلاف المغناطيسي للأرض يحمي سطح الأرض من الجزيئات المشحونة للرياح الشمسية	39
شكل 8	خطوط المجال المغناطيسي	39
شكل 9	تجزئة تجمعات جزيئات الماء الكبيرة بتأثير المغناطيسية	42
شكل 10	تأثير المعالجة المغناطيسية في حجم قطرة الماء	42
شكل 11	نفاذ جزيئات الماء المعالجة مغناطيسياً خلال الغشاء الخلوي	43
شكل 12	تأثير الـ Brassinolide و CPPU والسقي بالماء المعالج مغناطيسياً في محتوى الـ IAA لنباتات حلق السبع صنف .Rocket Mix.	95
شكل 13	تأثير الـ Brassinolide و CPPU والسقي بالماء المعالج مغناطيسياً في محتوى الـ GA <sub>3</sub> لنباتات حلق السبع صنف .Rocket Mix.	95

96	تأثير الـ <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> والسقي بالماء المعالج مغناطيسياً في محتوى الـ <b>Zeatin</b> لنباتات حلق السبع صنف <b>Rocket Mix</b> .	شكل 14
96	تأثير الـ <b>Brassinolide</b> و <b>CPPU</b> والسقي بالماء المعالج مغناطيسياً في محتوى الـ <b>ABA</b> لنباتات حلق السبع صنف <b>Rocket Mix</b> .	شكل 15
183	حساب كمية السماد العضوي المضاف لترية الزراعة.	ملحق 1
184	المعدل الشهري لدرجات الحرارة العظمى والصغرى والرطوبة النسبية لعامي 2009 و 2010 (محطة ابحاث الراند للاتواء الجوية – أبي غريب).	ملحق 2
185	بعض الخصائص الكيميائية والفيزيائية لمنظم النمو النباتي <b>Brassinolide</b> .	ملحق 3
186	بعض الخصائص الكيميائية والفيزيائية لمنظم النمو النباتي <b>CPPU</b> .	ملحق 4
188	أجهزة معالجة الماء مغناطيسياً المستخدمة في التجربتين	ملحق 5
189	المخططات الاستشرابية (Chromatograms) لمحتوى الهرمونات النباتية (IAA و GA <sub>3</sub> و ABA و Zeatin) القياسية (Standard) (A) ومحتوى الهرمونات في الاوراق عند معاملات الرش بالـ BL و CPPU والسقي بالماء الاعتيادي (ماء البئر) (B) والماء المعالج مغناطيسياً بشدة 500 كاوس (C) وبشدة 1000 كاوس (D) وبشدة 1500 كاوس (E).	ملحق 6

## 1. المقدمة Introduction

تزرع النباتات الزهرية الاقتصادية للافادة من أزهارها المقطوفة للعرض أو للتنسيق الزهري أو لعمل الباقيات، وقد تطورت عملية إنتاج الزهور وتسويقها إذ أصبحت زراعة نباتات الزينة التي تصلح أزهارها للقطف تجارة كبيرة وواسعة في العالم. يبلغ الاستهلاك العالمي للأزهار المقطوفة حوالي 27 مليار يورو أما استهلاك نباتات الأصص فيقدر بحوالي 19.5 مليار يورو (Bhattacharjee، 2006). وتتركز مناطق إنتاج أزهار القطاف في إيطاليا 30.000 هكتاراً وفرنسا 20.000 هكتاراً وألمانيا 18.000 هكتاراً وهولندا 12.000 هكتاراً (Hertogh وأخرون، 1993). إن إنتاج أزهار القطاف في الحقول المكشوفة تعد الأعلى قيمة مقارنة بالمحاصيل البستوية الأخرى إذ إنها لا تحتاج إلى رأس مال كبير للبدء بإنتاجها (Mengmeng، 2009).

تعد نباتات حلق السبع *Antirrhinum majus* من أزهار القطاف الخاصة التي يمكن أن تزرع في البيوت الزجاجية والحقول المكشوفة (Anderson، 2006). يزرع حلق السبع بوصفه نباتاً حولياً شتوياً في العراق ويبقى أحياناً لستينين إذا زرع في مكان محمي من حرارة الصيف. توجد أزهاره في نورة سنبلية متعددة الألوان والزهيرات إما مفردة أو قطمر وتنفتح زهيرات النورة من أسفل إلى أعلى وبالتالي، ويزداد الطلب على أزهار حلق السبع إذا أمكن إنتاجها في الفترة التي تقل فيها أزهار النباتات الأخرى أو في مرحلة مابين إزهار النباتات، وتصلح الأزهار للقطف كما تصلح النباتات للزراعة في أصص أو في أحواض أو ألواح، وتستخدم أيضاً للتحديد (امين ومحمود، 1989 ؛ بدر وأخرون ، 2003 ؛ الشايب، 2005). وقد شهدت السنتان الأخيرتان إدخال أصناف جديدة من نبات حلق السبع إلى العراق مثل Snapshot Mix و Rocket Mix و Snapshot Yellow و Rocket Red و Rocket Golden Mix.

من خلال معرض بغداد الدولي الأول للزهور الذي أقيم في نيسان عام 2009 على حدائق

الزوراء. يحتوي جنس *Antirrhinum* على أكثر من 30 نوعاً منها الحولية والأعشاب المعمرة والشجيرات الصغيرة أحياناً. أشهر الأنواع التابعة لهذا الجنس هو النوع *majus* ومعناها كبير (Wagner وآخرون، 1999 ؛ بدر وآخرون، 2003). تكون أزهار حلق السبع في عناقيد متراصة بألوان مختلفة جذابة منها الأصفر والوردي والأحمر والقرنفل والقرمزي، والنباتات منتصبة ذات أوراق بسيطة مقابلة كاملة الحافة وتختلف النباتات في الارتفاع حسب الأصناف منها القصيرة والمتوسطة والطويلة، وتوجد سلالات من حلق السبع قصيرة جداً وأزهارها صغيرة. وزادت العناية بهذا النبات في الآونة الأخيرة بوصفه يحتوي على بعض المركبات الثانوية ذات الاستخدامات الطبية مثل الـ *Iridoid* و *Antirrhinoside* وهي كلوكوسيدات ايريديدية من مجموعة التربيبات *terpenoid* (Beninger وآخرون، 2007). من الاستخدامات الطبية لنبات حلق السبع استخدامه كمادة مدرة ولمعالجة داء الإسقريوط ولاضطراب الكبد وللأورام وبوصفها مادة معقمة وكمادة قابضة (Bhattacharjee، 2006).

البراسيونوستيرويدات *Brassinosteroids* هي مجموعة جديدة من الهرمونات النباتية ذات تأثيرات تحفيزية في نمو النبات وقد تم استخلاصها من حبوب لقاد نبات اللفت الاجنبي *L. brassica napus* Mitchell (1970) من اكتشاف البراسيونوستيرويدات من خلال فحص حبوب لقاد لما يقارب 60 نوعاً نباتياً وقد أطلق عليها اسم *Brassins*. وفي عام 1974 تمكن عدد من الباحثين في وزارة الزراعة الأمريكية (USDA) من معرفة المركب الفعال في تحفيز نمو النبات وقد أطلق عليه اسم *Brassinolide*. وقد عدت البراسيونوستيرويدات هرمونات نباتية بسبب تأثيراتها المتنوعة في عمليات التطور مثل نمو النبات وإنبات البذور والتزهير والشيخوخة، كما إنها تمنج النبات مقاومة ضد الاجهادات غير الحية المتنوعة (Rao وآخرون، 2002). وقد عدت البراسيونوستيرويدات المجموعة

ال السادسة من الهرمونات النباتية بجانب الاوكسجينات والجبرلينات والسايتوكاينينات وحامض الابسيسك والاثلين لكثرة الأدلة الدامغة على تأثيراتها الفسيولوجية في النباتات، إذ أظهرت البراسينوسستيرويدات في معظم الحالات تأثيراً مشابهاً لتأثير الاوكسجينات والجبرلينات والسايتوكاينينات (Davies، 1995).

منظم النمو النباتي CPPU {N-(2-chloro-4-pyridyl)-N-phenylurea} ويسمى أيضا KT-30 أو Forchlorfenuron عبارة عن سايتوكاينين صناعي ذي فعالية عالية حيث تفوق فعاليته بمقدار 10 - 100 مرة فعالية البنزيل ادينين (BA)، وتمثل الفعالية الفسيولوجية له في تحفيز انقسام الخلايا وزيادة اتساعها وتحسين نوعية وكمية الكثير من الحاصلات البستانية، كما يعمل على كسر السيادة القمية ويعمل على تباطؤ الأزهار والإسراع في تكوين البراعم (Greenplantchem، 2002).

يعد الماء من أهم العوامل في نجاح زراعة ونمو النبات وقد عُني الباحثون مؤخراً باستخدام التقنية المغناطيسية في جميع المجالات الزراعية ومنها معالجة مياه الري مغناطيسياً لما لها من تأثيرات إيجابية في نمو النبات وإزهاره، حيث أكدت الدراسات إن معالجة الماء مغناطيسياً تؤدي إلى تغيير العديد من خصائصه الفيزيائية والكيميائية منها الشد السطحي واللزوجة وزيادة قطبية الماء وتقليل عدد جزيئاته التي تكون قطرات من خلال تفكك الأواصر الهيدروجينية التي تربط تلك الجزيئات مع بعضها، وهذه التغيرات التي تحصل للماء بعد معالجته مغناطيسياً تجعله أخف وأسهل امتصاصاً من قبل النبات مما يسهم في الإسراع بالعمليات الحيوية للنبات ويعزز ذلك إيجابياً في نموه وتطوره (Kronenberg، 1985). إن التقنية المغناطيسية تكيف خواص الماء وتجعله أكثر قدرة على إذابة وغسل الأملاح من التربة وكذلك زيادة جاهزية العناصر الغذائية في محلول التربة لامتصاص (Tkatchenko، 1997).

يتضح مما تقدم إن منظمات النمو النباتية قد تحدث تأثيرات مرغوبة في النبات كما إن تقنية الماء المعالج مغناطيسياً هي الأخرى قد تحدث تأثيرات مرغوبة في كل من النمو الخضري والزهري ولمدى واسع من النباتات، وبناءً على ذلك فإن استخدام هذه العوامل (منظمات النمو والماء المعالج مغناطيسياً) قد يزيد من هذه التأثيرات من خلال التداخلات بينها، من جانب آخر لم يسبق في العراق دراسة تأثيرات منظم النمو الا *Brassinolide* في نمو نباتات الزينة وإزهارها، وعليه فإن هذه الدراسة تهدف إلى:

1- معرفة مدى إستجابة نباتات حلق السبع للمعاملة بمنظمي النمو *Brassinolide*

و CPPU وأثر ذلك في النمو الخضري والزهري.

2- معرفة مدى تأثير نوع ماء الري متمثلاً بالماء الاعتيادي (ماء البئر) أو الماء

المعالج مغناطيسياً وبشدات المجال المغناطيسي المختلفة في صفات النمو الخضري

والزهري لنباتات حلق السبع .

3- مدى تأثير التداخلات بين مستويات منظمي النمو *Brassinolide* و CPPU

والشدات المختلفة من المجال المغناطيسي لماء الري في نمو نباتات حلق السبع.

## 2. مراجعة المصادر Review of Literature

### 2 - 1. نباتات حلق السبع

تتمو نباتات حلق السبع *Antirrhinum majus* L. في المناطق الاستوائية وشبه الاستوائية والمعتدلة، أزهارها رائعة وجذابة توجد في نورات سنبلية طويلة ذات ألوان عديدة عدا اللون الأزرق، وهي واحدة من أزهار القطف الممتازة، كما تزرع في الحدائق بوصفها نباتات مراقد وفي الحدائق الصخرية وألواح الأزهار ونباتات أصص. ويمكن زراعتها في الحقول المكسوقة لإنتاج أزهار القطف أو في الزراعة المحمية وهذا يعتمد على الظروف المناخية.

تستعمل نباتات حلق السبع في الحدائق لغايات مختلفة بسبب التنوع في أطوال النباتات وتعدد أصنافها ومجاميعها. وفي لغة الأزهار تدل أزهار حلق السبع على الافتراض أو القرينة، وتزرع نباتات حلق السبع في روسيا على نطاق واسع لغرض استخلاص الزيت من بذورها. وكان الرعايا في عصر النهضة يرتدون أزهار حلق السبع في أكمامهم للترحيب بالملك، كما إن ارتداء أزهار حلق السبع كان يمنح الرجل الفخر والمجد في عيون كل من الفقير والغني، وتميز النباتات بطعمها المر وبوصفها مادة منبهة. وكانت تستعمل نباتات حلق السبع في العصور القديمة مادةً حافظةً ضد أعمال السحر (Bhattacharjee, 2006).

تعود نباتات حلق السبع إلى عائلة حلق السبع (الخازيريات) Scrophulariaceae وقد أدرج حوالي 40 - 42 نوع تحت الجنس *Antirrhinum* أما الأجناس المهمة الأخرى ضمن هذه العائلة هي *Nemesia* و *Verbascum* و *Penstemon* و *Hebe* و *Calceolaria* و *Minulus* و *Digitalis* و *Pedicularis* و *Castilleja* و *Veronica* نباتات حلق السبع تدرج تحت عائلة Scrophulariaceae إلا إن دراسات الـ DNA أدت إلى إدراج نباتات حلق السبع في عائلة كبيرة جداً تسمى عائلة الحميليات Plantaginaceae. إن اسم

الجنس *Antirrhinum* مشتق من الكلمة اللاتينية *Antirrhinon* وان الجزء *Anti* يعني تشبه والجزء *rhis* يعني فم والجزء *inus* يعني تعود إلى أو تخص وبالتالي فان الاسم يعني تشبه الفم عند قدماء الإغريق (Wikipedia، 2010a). الموطن الأصلي لنباتات حلق السبع الحديثة منطقة البحر الأبيض المتوسط خصوصا جنوب فرنسا. ويعتقد إن نباتات حلق السبع وصلت إلى بريطانيا عن طريق الرومان في العصر القديم، إذ تأقلمت للعيش في المناطق الجبلية، ومن بريطانيا انتشرت بعد ذلك إلى أنحاء مختلفة من العالم (Bhattacharjee، 2006).

حلق السبع نبات حولي شتوي وي عمر أحيانا لستين. النباتات منتصبة ذات ساق قائمة ومتفرع والأوراق بسيطة متقابلة كاملة الحافة والأزهار تكون في عناقيد متراصة وهي أنبوبية الشكل تتكون من خمس بتلات اثنان منها تلتسم لتكون الشفة العليا والثلاثة الأخرى تلتسم لتكون الشفة السفلية، وتكون على شكل فم لذلك سميت حلق السبع وهي ذات ألوان مختلفة ولها رائحة خفيفة (بدر وأخرون، 2003 ؛ الشايب، 2005 ؛ Bhattacharjee، 2006). النورة الزهرية تحمل من 6 - 15 زهيرة على سيقان تتراوح أطوالها من 18 - 36 انج، يختلف العمر المزهري لأزهار حلق السبع باختلاف الأصناف إلا إن الأزهار بشكل عام تبقى من 5 - 8 أيام في الماء ومع العناية والمعاملة الصحيحة فإن عمرها المزهري قد يصل إلى 10 - 16 يوم (Flowerpossibilities، 2006). تختلف مرحلة قطف النورات الزهرية لنبات حلق السبع تبعا للغرض من تسويقها حيث تقطف عند نفتح ثلث إلى نصف الزهيرات على النورة الزهرية في حالة تسويقها إلى الأسواق المحلية وهذا يتضمن 8 أو أكثر من الزهيرات المتفتحة على الساق، وقد تقطف النورات الزهرية عند نفتح ثلث الزهيرات على النورة الزهرية (5 - 7 زهيرات متفتحة) في حالة شحنها لمسافات طويلة. وفي حالة حزن النورات الزهرية لمدة طويلة أو استخدام مواد الحفظ

يمكن قطف النورات مبكراً عند ظهور اللون في 2 إلى 3 براعم (السلطان وآخرون، 1992)

(Laushman و Armitage ، 2003).

من المكونات الرئيسية المتوفرة في نبات حلق السبع مركب Antirrhinoside وهو عبارة

عن Iridoid كلايكوسيد من أصل تريبني ويتمكن استخلاصه لأكثر من 1.5% من الوزن

" Bright Eyes " و " White Wonder " الطري في بعض أصناف حلق السبع مثل صنف

(Franzyk وآخرون، 1997). وقد تم استخلاص مركبين من Iridoid الكلايكوسيد من

أوراق نباتات حلق السبع هما Antirrhide و Antirrhinoside إذ لوحظ إن مركب

Antirrhinoside موجود في كل أعضاء النبات حتى الجذور بينما لوحظ إن مركب

Antirrhide موجود في الأوراق فقط. ويلعب هذان المركبان دوراً دفاعياً ضد الحشرات آكلة

أوراق النبات. الدور الحيوي الآخر لا Iridoids هو تنظيم الأزموزية على الرغم من عدم وجود

دليل مباشر على ذلك، أو دورها في انتقال الكاربون من المصدر (الأوراق) إلى المصرف

(Beninger وآخرون، 2006؛ Voitsekhovskaja وآخرون، 2007).

تزرع نباتات حلق السبع للحصول على محصول واحد من الأزهار ثم تقلع النباتات بعد

قطف الأزهار، ومع ذلك يمكن قطف الأزهار لمرتين أو ثلاثة قبل قلع النباتات، والفترقة الأساسية

والملهمة لازهار هي فترة أواخر الشتاء وأوائل الربيع (طواجن، 1987). وتستخدم في الوقت

الحاضر أصناف الهجين F1 للحصول على أزهار حلق السبع طوال العام تقريباً

(Bhattacharjee، 2006).

تقسم نباتات حلق السبع حسب ارتفاع نباتاتها إلى ثلاثة مجاميع هي:

1. القصيرة وبلغ ارتفاع نباتاتها نحو 20 سم.

2. المتوسطة وبلغ ارتفاع نباتاتها من 35 - 50 سم.

3. الطويلة وبلغ ارتفاع نباتاتها نحو 90 سم.

وتوجد سلالات من حلق السبع قصيرة جداً وأزهارها صغيرة منها ما يعرف باسم Butterfly ولكن هذا النوع قليل الانتشار (أمين ومحمود، 1989). وقد ذكر بدر وآخرون (2003) انه توجد أصناف كثيرة جداً لنباتات حلق السبع ومن أهم الأصناف التي تزرع لقطف نوراتها الزهرية وفي الوقت نفسه مقاومة لمرض الصدأ ما يلي:

لون نوراته احمر داكن.	Indian Summer .1
لون نوراته اصفر كناري.	Ceylon Court .2
لون نوراته برتقالي.	Helen .3
لون نوراته وردي داكن.	Sonny .4
لون نوراته ابيض.	Alaska .5
نوراته قطرن لونها وردي داكن.	F1- Hybrid .6
نوراته قطرن لونها اصفر.	Tetra Yellow .7

وهناك اصناف اخرى مثل Rocket Mix وهو من الأصناف الطويلة والقوية والتي تحمل درجات الحرارة العالية ويصل ارتفاعها إلى 76 – 91 سم، الزهيرات متقاربة من بعضها البعض على الشمراخ الزهري وذات ألوان متعددة ورائعة وتصلح أزهارها في برامج تصميم الحدائق وكأزهار قطف رائعة. أما الصنف الآخر هو "Snapshot Mix" وهو من الأصناف المتقدمة حيث يصل ارتفاعها إلى 15 – 25 سم وترهر في أوائل الربيع وحتى الخريف وهي تعطى مظهراً جذاباً للحديقة، نوراتها الزهرية ممتلئة بالزهيرات وهي من النباتات المدمجة compact plants، Panamseed و تستعمل للتحديد كما انها من نباتات الألواح والأقصص (2009).

وأشار Armitage و Laushman (2003) إلى إن السلالات الرئيسة لنباتات حلق السبع، التي تزرع في الحقل المكشوف للإنتاج التجاري هي:

Rocket .1

Maryland .2

Potomac .3

تتكاثر نباتات حلق السبع تجاريًا بوساطة البذور ونادرًا ما يجرى التكاثر الخضري بوساطة العقل الساقية الطرفية خاصة للأصناف القطرمر (أمين ومحمود، 1989 ؛ بدر وآخرون، 2003).

## 2 - 2. منظمات النمو النباتية

منظمات النمو النباتية هي مركبات كيميائية تضاف بجرعات منخفضة وتمتص من قبل انسجة النبات ثم تنتقل إلى موقع فعلها حيث ترتبط بمستقبل (Receptor) وبالتالي يتم تنشيط نظام إرسال ثانوي لتحفيز أو تثبيط فعالية الخلية (Puglisi، 2002).

وأشار Paridaen (2009) إلى إن منظمات النمو النباتية هي مركبات عضوية تصنع طبيعياً أو صناعياً والتي تسبب تغييراً في نمو النبات وتطوره عندما تضاف في بعض مراحل نمو النبات وهي إما أن تكون محفزات نمو أو مثبطات. عرفت منظمات النمو النباتية بسيطرتها على العمليات الفسيولوجية والكيمويولوجية من خلال عمليات الأيض الأولية والثانوية (Heldet، 1997). وقد شهدت السنوات العشر الأخيرة انفجاراً في فهم الهرمونات النباتية إذ إن اغلب النماذج المبهمة لعمل الهرمونات التي تطورت طوال عقود من السنين استبدلت بالنماذج الجزيئية المفصلة التي تتضمن المستقبلات Receptors (Cutler، 2009). تستعمل منظمات النمو النباتية حالياً بشكل كبير للسيطرة على (تحفيز أو تأخير) عمليات النضج والشيخوخة. وقد اقترح إن هرمونات النمو الداخلية النشوة

(endogenous) تعمل على تنظيم العمليات الفسيولوجية على الأقل إلى حد ما نتيجة تأثير الإضافات الخارجية (exogenous) لمنظمات النمو النباتية (Goldschmidt و Klein، 2005).

الهرمونات النباتية هي مواد كيميائية تعمل على تنظيم نمو النبات، وهي إشارات جزيئية تنتج داخل النبات وتتوفر بتركيز منخفضة جداً وتعمل على تنظيم العمليات الخلوية في الخلايا الهدف في موقع التكوين أو عند انتقالها إلى موقع آخر داخل النبات وتعمل الهرمونات أيضاً على تحديد تكوين الأزهار والسيقان والأوراق وتساقط الأوراق وتطور ونضج الثمار وتختلف النباتات عن الحيوانات بوصفها لا تحتوي على الغدد التي تنتج وتفرز الهرمونات، عوضاً على إن كل خلية لها القدرة على إنتاج الهرمونات كما تعمل الهرمونات النباتية على تحديد شكل النبات وتأثير في نمو البذور ووقت التزهير وجنس الزهرة وشيخوخة الأوراق والثمار، كما إنها تؤثر في أي من الأنسجة تنمو باتجاه الأعلى أو أي منها تنمو باتجاه الأسفل وكذلك في تكوين الأوراق ونمو الساق وتطور الثمار ونضجها وكذلك عمر النبات وحتى موته (Wikipedia، 2010b). كل هرمون نباتي يؤدي وظائف معينة (متخصصة)، مع ذلك فإن كل الاستجابات القابلة للقياس تقريباً يُسيطر عليها بواسطة التداخل بين هرمونين أو أكثر. مثل هذه التدخلات قد تحدث عند مستويات مختلفة تتضمن تصنيع الهرمونات ومستقبلات الهرمون والمركبات الثانوية بالإضافة إلى مستوى عمل الهرمون النهائي. فضلاً عن ذلك فإن التدخلات الهرمونية قد تكون تعاونية أو متضادة أو متوازنة. لقد تم تمييز حوالي 400 جين تشارك في أطوار البناء الحيوي للهرمونات وانتقالها وإشارة نسخها وعملها (Preedakoon، 2009).

أغلب الهرمونات النباتية تصنف في أحد الأنسجة وتعمل في موقع خاصة في نسيج آخر وبتركيز منخفضة جداً والهرمونات التي تنتقل إلى موقع نشاطها في أنسجة بعيدة عن موقع

تصنيعها يطلق عليها Endocrine hormones أما التي تؤثر في الخلايا الملاصقة لمصدر تصنيعها فيطلق عليها Paracrine hormones (Zeiger و Taiz، 2006).

تستخدم منظمات النمو النباتية من قبل مزارعي نباتات الزينة لإكثار النباتات عن طريق تحسين إنبات البذور وتحسين تجذير العقل الساقية وتحفيز نمو النباتات في الزراعة النسيجية، كذلك تستخدم منظمات النمو النباتية في أثناء عملية الإنتاج لتقليل أو زيادة معدل نمو النبات والتطويع الكيميائي وتحفيز كسر السكون في البراعم وكسر السيادة القيمية وتأخير شيخوخة البراعم والأزهار أو الأوراق (Carey Jr.، 2008). إن مبيعات منظمات النمو النباتية لكافحة الاستخدامات الزراعية تمثل 3 – 4 % من مجموع سوق المبيدات الكيميائية وقد بلغت في عام 2002 حوالي 0.9 – 1.2 مليار دولار أمريكي، إن تنظيم نمو نباتات الزينة يحتل مساحة صغيرة من استخدامات منظمات النمو النباتية أما الاستخدام الأكبر لمنظمات النمو النباتية فهو على المحاصيل الحقلية وأشجار الفاكهة ومحاصيل الحبوب والخشائش (Menendez، 2002).

في السنوات العشر الأخيرة أصبح من الواضح بان الهرمونات النباتية ليست خمس مجاميع فقط كما هو معروف إنما أكثر من ذلك والبعض منها مثل Brassinosteroides و Systemin و Oligosaccharins و Jasmonic acid قد تم وصفها بشكل جيد بينما الأخرى التي ثبت وجودها مثل Phytotropins و Fusicoccin لا تزال في مرحلة البحث (George وآخرون، 2008). تستخدم الهرمونات النباتية أو منظمات النمو الطبيعية والصناعية لتمثل إحدى التطبيقات الزراعية المهمة لفائدة الكبرى ومنافعها العظمى لكثير من النباتات الاقتصادية خاصة بعد ظهور الأسمدة الصناعية واستخدامها وطرائق التربية ونتائجها لتحسين الإنتاجية لمعظم محاصيل الحقل والبساتنة (أبو زيد، 1998). وقد أشار كل من Taiz

و Zeiger (2006) إلى إن تطور النبات ينظم بواسطة ستة أنواع رئيسية من الهرمونات هي الاوكسينات والجبريلينات والسايتوكاينينات والاثلين وحامض الابسيك والبراسيونستيرويدات.

## 2-3. البراسيونستيرويدات

عرفت مركبات الستيرويد ذات الوظيفة الهرمونية منذ فترة طويلة في الحيوانات إلا إن فكرة وجودها في النباتات أيضا لم يتم إثباتها حتى عام 1970، حيث تمكّن Mitchell وآخرون (1970) من اكتشاف البراسيونستيرويدات من خلال فحص حبوب لقاد ما يقارب 60 نوعاً نباتياً وقد أطلق عليها اسم Brassins. وقد تمكّن عدد من الباحثين في وزارة الزراعة الأمريكية (USDA) من معرفة المركب الفعال في تحفيز نمو النبات ضمن هذه المجموعة وقد أطلق عليه مصطلح Brassinolide (Rao وآخرون، 2002). تم استخلاص هذه المركبات لأول مرة من حبوب لقاد نبات *Brassica napus* L. وقد أطلق عليها مصطلح البراسيونستيرويدات Brassinosteroids. وقد ثبت أنها تلعب دوراً مهماً في نمو النبات وتطوره (Mussig، 2005). تشترك البراسيونستيرويدات في تنظيم العديد من العمليات الخلوية والفيسيولوجية التي تحدث في النبات مثل انقسام الخلية واستطالتها والتصنيع الحيوي لمكونات جدار الخلية وتصنيع الـ DNA والـ RNA وبروتينات مختلفة وتنظيم الانبيبات الدقيقة وتثبيت النتروجين وتوزيع المواد الممثلة إلى الأعضاء النباتية ونمو الأنابيب Microtubule اللقاحي وتمايز النظام الوعائي للنبات وتكوين الجذور العرضية والتزهير والإنتاج وإنبات البذور ومقاومة الاجهادات الحية وغير الحية والشيخوخة وغيرها من العمليات الأخرى (Hayat و Ahmad، 2011). واستغرق التعرف على الـ Brassinolide حوالي 10 سنوات من العمل الشاق من قبل باحثي وزارة الزراعة الأمريكية وبكلفة أكثر من مليون دولار أمريكي بسبب تركيزه المنخفض جداً (Mandava، 1988).

البراسينوستيرويدات هي ستيرويدات نباتية أساسية للنمو والتطور الاعتيادي ويمكن تعريفها على إنها ستيرويدات تحمل أوكسجين على ذرة الكاربون رقم 3 وكذلك على ذرة الكاربون رقم 2 و 6 و 22 و 23 (Yokota و Bishop، 2001). والبراسينوستيرويدات هي مشتقات متعددة الهيدروكسيل لمركب cholestane الذي ينتشر بشكل واسع في المملكة النباتية وان تأثيراتها المتنوعة في استطالة الخلايا وانقسامها والتمايز الوعائي والنمو والتطور قد برهن على أهميتها بوصفها مكونات لا غنى عنها للفعالities الأيضية في النبات (Sasse، 2003 ؛ و Assman و Haubruck، 2006).

تتوافر البراسينوستيرويدات في تركيزات منخفضة في جميع أنحاء المملكة النباتية. وقد تم الكشف عنها في جميع الأعضاء النباتية (حبوب اللقاح والمتك والبذور والأوراق والسيقان والجذور والازهار والحبوب) وأيضا في الحشرات والآورام التاجية (Ahmad و Hayat، 2011). البراسينوستيرويدات هي مجموعة من اللاكتونات الستيرويدية التي تصنع طبيعيا وتتضمن مركب Brassinolide ونظائره وتوجد في العديد من الأنواع النباتية (Pullman، 2003). وقد تم التعرف على البراسينوستيرويدات في 27 عائلة نباتية راقية وثلاث عوائل نباتية واطئة. توجد البراسينوستيرويدات في 64 نوعا نباتيا منها 53 نباتا بذريا (12 من ذوات الفلقة الواحدة و 41 من ذوات الفلقتين) و 6 من عاريات البذور و 1 في شعبة البريوفايت (Marchantia polymoepha Linn.) و 1 في شعبة البنيريدوفايت (*Chlorella vulgaris* و *Equisetum raven Linn.*) pteridophyte و (*Hydrodictyon reticulatum* و *Cystoseira myrica*).

إن مصطلح البراسينوستيرويدات أصله من الاسم اللاتيني لنبات الافت الاجنبي *Brassica napus* L. إن اغلب مركبات هذه المجموعة قد تم تسميتها بنمط مشابه وهي مشتقة من اسم

النبات الذي استخلصت منه أو عرفت فيه لأول مرة. وقد اعتمدت هذه الأسماء في الكثير من الحالات على الأسماء التعريفية التي تختلف فيها الكلمات البدائية واللاحقة والإشارات والأرقام المضافة إذ إن الكلمة اللاحقة olide تعني إن جزيئه المركب تحتوي على لاكتون نصفي مثل على ذلك مركب Brassinolide أما الكلمة اللاحقة one فهي وصف لـ 6 مثاـل على ذلك مركب brassinone. إن الأسماء الكيميائية الكاملة للبراسينوستيرويدات هي بالأحرى أسماء تعريفية طويلة لستيرويدات. وإن أسماء البراسينوستيرويدات التي تختلف عن التركيب الأساسي تأخذ الكلمة البدائية مثل epi مثـال على ذلك 24-epicastasterone وكذلك 24-epibrassinolide. إن الزيادة في عدد ذرات الكاريـون بوساطة مجموعة methylene واحدة يشار إليها بـ homologs أما النقصان فيشار إليه بـ alkyl. أما المركبات التي تحتوي على مجموعة alkyl مستبدلة عند ذرة الكاريـون C-24 فـان الرقم الموجود قبل الكلمة البدائية يمكن حذفـه مثـال على ذلك epibrassinolide = 24-epibrassinolide. وقد اعتمد أول تصنيف لتركيب البراسينوستيرويدات على عدد ذرات الكاريـون المتـوفـرة في الجـزيـة. إن مركبات C27 يـشار إليها بالـحـروف NB المشـتقـةـ من C28 يـشار إليها بالـحـروف B المشـتقـةـ من norbrassinolide. أما مركبات C29 فيـشار إليها بالـحـروف HB المشـتقـةـ من Brassinolide .(2010، Ahmed و Hayat) Homobrassinolide

تـتوافقـ البرـاسـينـوـسـتـيـرـوـيـدـاتـ فيـ النـبـاتـ عـلـىـ شـكـلـ حـرـ أوـ مـرـتـبـطـةـ معـ السـكـريـاتـ أوـ الأـحـماـضـ الـدـهـنـيـةـ ولـحدـ عـامـ 2007ـ تمـ اـسـتـخـلـاصـ حـوـالـيـ 70ـ مـرـكـبـاـ سـتـيـرـوـيـدـياـ مـنـ النـبـاتـ (Bajguz، 2007). ولـكـثـرـةـ مـرـكـبـاتـ البرـاسـينـوـسـتـيـرـوـيـدـاتـ فـقدـ أـعـطـيـتـ أـرـقـامـاـ لـلـتـمـيـزـ بـيـنـهـاـ وـهـيـ BR1ـ وـالـذـيـ يـدـلـ عـلـىـ مـرـكـبـ Brassinolideـ ثـمـ الـتـيـ تـتـبـعـهـ فـيـ السـلـسلـةـ وـهـيـ BR2ـ وـ BR3ـ

و BR4 .....، إلا انه ليست كل البراسيستيرويدات تكون فعالة حيوياً، وان مركبات  
الثلاثة الفعالة حيوياً والتي تستعمل كثيراً في الدراسات الفسيولوجية (Rao وآخرون، 2002).  
وقد ذكر Verma وآخرون (2009) إن عدداً من منظمات النمو ومنها مركب Brassinolide  
تؤثر في الصفات الفسيولوجية للمحاصيل مثل تغيير شكل النبات الأصلي وتحفيز عملية التمثيل  
الضوئي وتغيير توزيع المواد المصنعة وتحفيز امتصاص الايونات المعدنية وتشجيع تثبيت  
النتروجين وتحفيز التزهير وزيادة انتقال المواد المصنعة إلى أماكن تجميع مختلفة وتحسين نوعية  
البذور وتأخير شيخوخة الأوراق. وذكر Chon وآخرون (2008) إن مركب Brassinolide  
هو براسيستيرويد طبيعي يتوزع بشكل واسع في العديد من النباتات وله فعالية بيولوجية عالية  
في التراكيز الواطئة جداً وفعاليته أقوى بعشرة آلاف مرة من IAA عند اختبار انحناء الروبيشة  
لنبات الرز.

من التأثيرات الفسيولوجية للـ Brassinolide هي تحفيزه استطالة الخلايا والتضخم  
والانحناء أو الالتواء وانشقاق السلامية الثانية في نبات الفاصوليا ومثل هذه التأثيرات قد  
أطلق عليها بفعالية البراسيين (Davies، 1995). وبعد ثلاث سنوات من  
استخلاص مركب Brassinolide تم استخلاص مركب Castasterone، وهو البادئ الأولي  
لتخلق مركب Castanea crenata، من التقرحات الحشرية لنبات الكستناء  
مع Yokota وآخرون (1982). عرفت البراسيستيرويدات بفعلها التعاوني Synergistically مع الاوكسين لتحفيز استطالة الخلايا (Arteca، 1990) وإنتاج الاثنين (Sasse، 1983) أو إن  
حيث اقترح على إن تأثيراتها تعمل بوساطة الاوكسين (Pharis، 1982) أو إن  
البراسيستيرويدات تحفز حساسية الأنسجة للاوكسين (Mandava، 1988). درس Vert

وآخرون (2008) التفاعلات التعاونية بين البراسيستيرويديات والاوكسينات حيث بين تكامل مسارات البراسيستيرويديات والاوكسينات بوساطة عوامل استجابة الاوكسينات المسئولة عن التأثير التعاوني بين البراسيستيرويديات والاوكسينات.

تنوافر البراسيستيرويديات تقريباً في كل جزء من النبات وان التراكيز العالية منها توجد في الأعضاء التكافيرية مثل (حبوب اللقاح والبذور غير الناضجة). وقد تمكن العلماء من إثبات أنواع مختلفة من الأفعال التنظيمية في نمو النبات وتطوره مثل تحفيز استطالة وانقسام الخلية وزيادة المادة الجافة وحاصل ونوعية البذور وتكيف النبات. أما على المستوى الجزيئي فتعمل البراسيستيرويديات على تغيير التعبير الجيني وأيضاً الأحماض النوويية والبروتينات ولها السبب عدت البراسيستيرويديات الآن مجموعة جديدة من الهرمونات النباتية. ومن الأهمية إدراك بأن البراسيستيرويديات هي مركبات تنتج طبيعياً موجودة في كل جزء من النبات الذي يستخدم كغذاء للإنسان والحيوان. تتأيّض البراسيستيرويديات بطرائق اعتمادية وهي تلعب أدواراً مشتركة في تطور النباتات والحيوانات وهذه الحقيقة قد وفرت ضماناً نسبياً لامان البراسيستيرويديات في التراكيز المنخفضة جداً الموجودة طبيعياً في النبات (Hayat و Ahmed، 2010).

اكتشاف البراسيستيرويديات قد فتح عصراً جديداً للتنظيم الحيوي في الكائنات الحية. سابقاً كان دور الستيرويدات بوصفها هرمونات معروفة في الحيوانات والفطريات فقط، أما الآن فقد عرفت الستيرويدات كهرمونات في النباتات. إن التقدم في البحث حول البراسيستيرويديات قد تسارع وبشكل كبير، عشرون سنة مرت فقط بين اكتشاف Brassinolide، وهو أحد مركبات مجموعة البراسيستيرويديات، واستخدام هذه المركبات في الزراعة. لقد كُرس عدد كبير من البحوث حول المظاهر الجزيئية البيولوجية للبراسيستيرويديات والتي ساعدت على خلق رؤية لدورها في النباتات وميكانيكيّة عملها، إن الاكتشافات الحديثة للخصائص الفسيولوجية

للبراسينوستيرويدات سمحت لنا باعتبار البراسينوستيرويدات من الهرمونات الوااعدة بشكل كبير والصديقة للبيئة وعلى إنها مركبات طبيعية ملائمة للتطبيق بشكل واسع في حماية النبات وتحسين الحاصلات الزراعية. منذ اكتشاف البراسينوستيرويدات ولغاية عام 2000 فان أكثر من 1000 بحث قد تم نشره على مواضيع مختلفة من قبل باحثين من اليابان 45% وأمريكا 15% وألمانيا 10 - 15% والصين 10 - 15% والاتحاد السوفيتي سابقا 10 - 15%. وكانت تتركز الأبحاث على وجود البراسينوستيرويدات في النبات وتصنيعها كيميائيا بعد ذلك انصب الاهتمام على الخصائص الفسيولوجية لها ونمط عملها (Khripach وأخرون، 2000).

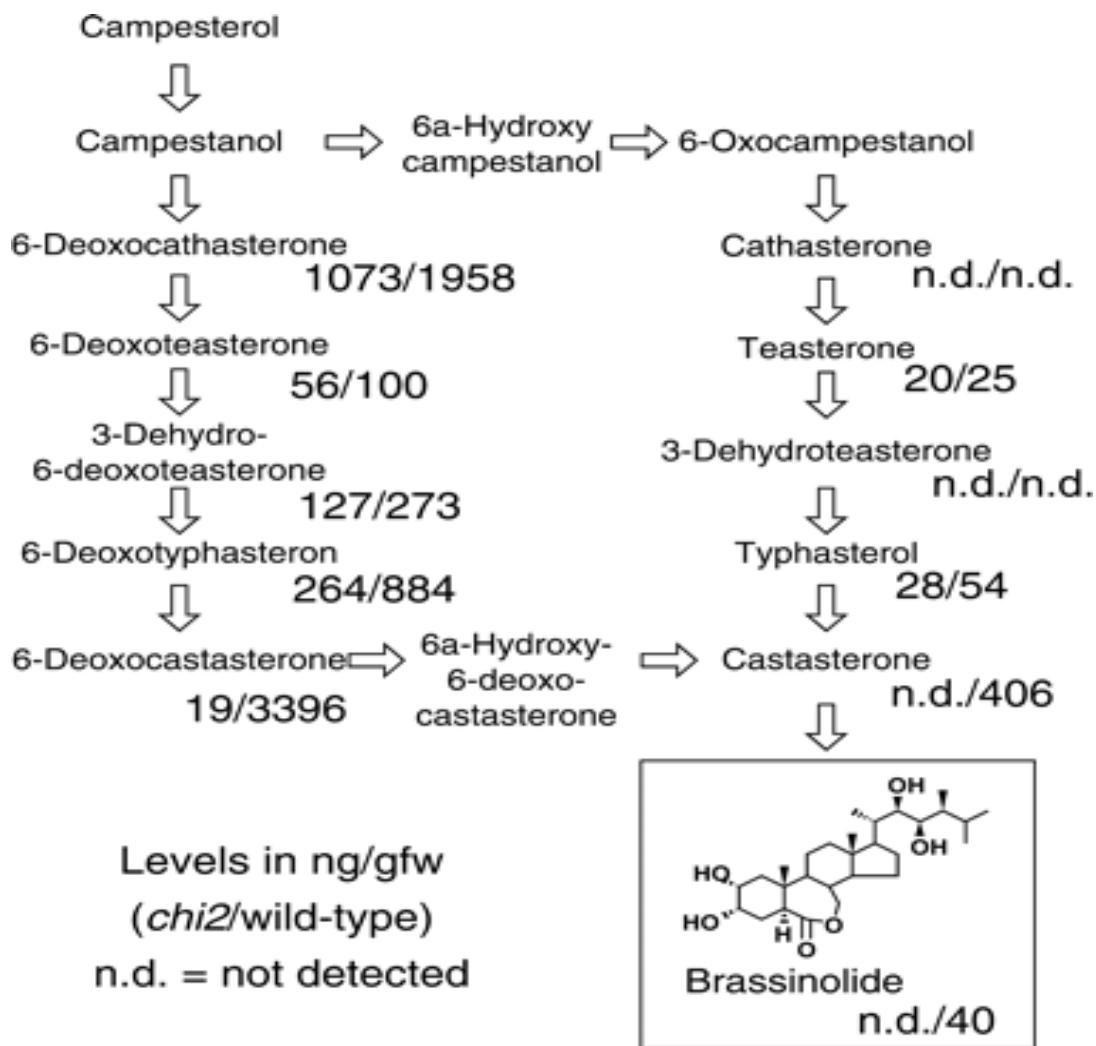
منذ بداية البحث في أمريكا (Maugh، 1981) تم اعتماد البراسينوستيرويدات بوصفها مركبات لتطبيقها في الزراعة بسبب إظهارها أنواعاً مختلفة من الفعالities التنظيمية على نمو النبات وتطوره وان قيمتها الاقتصادية كعامل لتحسين الحاصل كانت متوقعة من بداية عام 1990 (Cutler، 1991).

## 2 - 3 - 1. التحليق الحيوي للبراسينوستيرويدات

تحليق البراسينوس تيرويدات من المركبات Sitosterol و Campesterol و Cholesterol و يوجد المركبان Sitosterol و Campesterol بكميات وفيرة في أغشية خلايا النبات بينما يوجد المركب Cholesterol بمستويات منخفضة نسبيا، كل هذه المركبات الستيرويدية يتم تمثيلها إلى عدد كبير من المركبات الوسطية في خلايا النبات إلا إن عدداً قليلاً من هذه النواتج الأيضية تمتلك فعالية بيولوجية (Sasse و Clouse، 1998؛ Sakurai، 1999). يبدأ مسار التحليق الحيوي للبراسينوستيرويدات من المركب Campesterol الذي يعد البداء التحليقي لها والذي يشتق في الأساس من مركب Cycloartenol (شكل: 1). يتحول مركب Campesterol في البداية إلى مركب Campestanol في خطوات يستخدم فيها الجين

(DET2) DEETIOLATED2 مركب Campestanol، ثم يتحول مركب C-6 Castasterone عن طريق واحد من مسارين يطلق عليهما ماري أكسدة المبكر والتأخر، وهذان المساران يندمجان عند المركب CS الذي يتحول بعد ذلك إلى مركب Brassinolide. يتواجد المساران المبكر والتأخر سوية ويمكن أن يرتبطا في موقع مختلفة في نباتات *Arabidopsis* والبازاليا والرز. إن وجود مسارين مرتبطين يزيد من تعقيدات عملية التحليق الحيوي للبراسينوستيرويدات وربما يكون مفيداً تحت ظروف فسيولوجية مختلفة مثل أنواع متعددة من الاجهادات. كل النباتات المطفرة الضعيفة في قدرتها على تحويل مركب إلى مركب Brassinolide يكون لها تغيرات في الجينات التي تشفّر Cytochrome p450 أحادي الأوكسجين (CYPs). ولم يتم التعرف على موقع التحليق الحيوي لمركب الحيوي للبراسينوستيرويدات في الخلايا ومن المحتمل أن يكون موقع التحليق الحيوي لمركب Fujioka (ER) Endoplasmic Reticulum في الشبكة الاندوبلازمية Brassinolide و .(2003، Yokota

وبين Choi وآخرون (1993) إن من بين مركبات البراسينوستيرويدات الطبيعية هناك مجموعات أكثر فعالية من الناحية البيولوجية ويعتبر مركب Brassinolide الشكل الفعال من البراسينوستيرويدات والذي يلعب دوراً في عمليات تطورية متخصصة في النبات، لذلك سوف نتطرق إلى التأثيرات الفسيولوجية للأشكال الفعالة للبراسينوستيرويدات ومنها مركب Brassinolide على عمليات النمو وتطور النبات.



شكل (1): مسار التحليق الحيوي لا BL من المركب Campesterol عن طريق مسارٍ أكسدة الـ C-6 المبكر والمتاخر في نبات *Arabidopsis* (Yokota و Fujioka، 2003).

## 2 - 3 - 2. تأثير البراسينوستيرويدات في نمو النبات وتطوره

تلعب البراسينوستيرويدات دوراً مهماً في تحفيز نمو النباتات حيث ركزت الدراسات الأولية حول قابليتها على تحفيز استطالة الخلايا والتضخم والانحناء وانشقاق السالمية الثانية في نبات الفاصوليا ومثل هذه التأثيرات قد أطلق عليها مصطلح فعالية البراسين Brassin activity (Davies، 1995). وهي فعالة جداً في تحفيز النمو لأنسجة الخضرية الفتية (Sasse، 1991). ذكر Clouse و Zurek (1991) إن تحفيز النمو بوساطة البراسينوستيرويدات يعود إلى كل من انقسام الخلايا واستطالتها، حيث لوحظ إن 24-Epibrassinolide قد أدى إلى

زيادة الانقسام الخلوي في الخلايا البرنكيمية لنبات *Helianthus tuberosus*. كما وجد إن استخدام *Brassinolide* قد زاد من معدل الانقسام الخلوي في زراعة بروتوبلاست ورقة نبات *Petunia hybrid* خارج الجسم الحي (Clouse و Oh، 1998). كما أظهرت الدراسات على السويةة الجنينية لنبات فول الصويا *Soybean* قابلية البراسينوستيرويدات على تحفيز استطالة الخلايا وهذه الاستطالة كانت مصحوبة بتدفق البروتونات والقطبية العالية للأغشية الخلوية (Zurek وأخرون، 1994).

إن رش أوراق نباتات الورد الشجيري بمنظم النمو النباتي *Brassinolide* عمل على زيادة المحتوى من الكلورو菲ل (a) والكلورو菲يل (b) والكاروتينويدات الكلية وزيادة المستويات الداخلية (endogenous) لهرمونات التحفيز (الجبرلينات، السايتوكاينينات و IAA) مقارنة مع النباتات غير المعاملة، كما سبب زيادة في الكربوهيدرات الكلية والسكريات الذائبة (Kandil وأخرون، 2007). وأشار Pallardy (2008) إلى إن البراسينوستيرويدات تظهر تدخلات قوية مع بقية الهرمونات النباتية الداخلية ومن خلال هذه التدخلات يتم تنظيم نمو النبات وتطوره. تتدخل البراسينوستيرويدات بقوة مع الاوكسينات، ومن المفترض أن يكون هذا التداخل تعاوني Synergistically، فعندما تضاف البراسينوستيرويدات لوحدها أو سوية مع الاوكسينات فإنها تعمل على تحفيز تصنيع الآتلين. كما يتفاعل حامض الابسيك ABA مع البراسينوستيرويدات بقوة ويعمل على منع التأثيرات المحفزة بواسطة البراسينوستيرويدات. وفي دراسة حول إضافة *Bignoniaceae* *Tabebuia alba* البراسينوستيرويدات على نباتات لوحظ زيادة في ارتفاع النباتات وزيادة في معدلات نمو السويق عند إضافة *Brassinolide* والجبرلين، كما لوحظ إن إضافة *Brassinolide* قد حفظت نمو السويق وليس نمو الساق، كما أظهرت الدراسات التشريحية للأوراق تغيرات في سمك نصل وسويق الورقة وطول خلايا البشرة

والخلايا العمادية والأسفنجية (Ono وآخرون، 2000). إن التأثيرات الفسيولوجية لمنظمات النمو هذه على استطالة الخلايا قد تم إثباتها من قبل Frank-Duchenne وآخرون (1998) حيث ذكر إن 24-Epibrassinolide قد حفز استطالة الساق لصنفين من أصناف الفلفل الحلو. كما إن زيادة المساحة الورقية المحفزة بوساطة 24-Epibrassinolide قد ترجمت إلى تحسين نمو النباتات كانعكاس لتحسين الأوزان الجافة والطيرية للأفرع وهذا يتفق مع تقارير أخرى أشارت إلى إن 24-Epibrassinolide يؤثر في انقسام الخلايا وبالتالي زيادة حجم الورقة (Yu وآخرون، 2004 ؛ Houimli وآخرون، 2008). لقد أظهرت بعض النتائج بأن قطع جذور بادرات نباتات 0.4 – 0.4 ملغم/لتر قد أدت إلى زيادة نمو البادرات وإن أفضل النتائج كانت عند استعمال التركيز 0.2 ملغم/لتر (Li وآخرون، 2008).

وذكر Rao و Swamy (2010) إن إضافة 28-Homobrassinolide إلى زراعة بمحاليل تتضمن *Robinia pseudoacacia* 100 مايكرو مول قد حفز وبشكل كبير تكوين الجذور العرضية على عقل سيقان نبات الكوليوس Coleus، كما اظهر زيادة بنسبة 85% و 76% عند اليوم الخامس عشر واليوم الثالثين على التوالي في عدد الجذور المتكونة عند التركيز 100 مايكرو مول من 28-Homobrassinolide، كذلك أدت إلى زيادة معنوية في نمو الجذور وزيادة المساحة الورقية وزيادة عدد الأوراق لكل نبات والوزن الجاف والرطب للأفرع وكذلك طول الأفرع.

### 2 - 3 . تأثير البراسيونستيرويدات في التزهير

قليلة هي البحوث التي تظهر دور البراسيونستيرويدات ومركبات الستيرويد الأخرى في تنظيم التزهير، حيث بين (Runkova، 1991) إن للبراسيونستيرويدات إمكانيات تطبيقية جيدة في نمو الأزهار. وقد وجد إن تغطيس كورمات الكلاديولس في محلول Epibrassinolide

سبب في تبخير ظهور الأفرع المزهرة والأزهار وزيادة عدد الأزهار وتحسين عالي جداً في عدد الكورمات (68%). وتجمع البراعم الزهرية على الكورمات (85%). وقد لوحظت تأثيرات مشابهة في نبات التيولب. كما أدى رش نباتات الفلوكس بالـ Epibrassinolide بتركيز 0.5 ملغم/لتر إلى ظهور أفرع مزهرة إضافية وزيادة نمو النورات الزهرية (Runkova، 1995). إن رش نباتات الورد الشجيري بمحلول Epibrassinolide سبب تحفيز نمو الأفرع الفتية وتبخير التزهير وزاد من مقاومة النباتات لأضرار البرودة (Malevannaya و Kositsina-Penegina، 1996). وتبين إن معاملة نباتات *Pharbitis nil* بمنظم النمو النباتي Brassinolide أدت إلى تكوين عدد أزهار أقل من نباتات المقارنة إلا إن درجة تثبيط التزهير كانت تعتمد على التراكيز وطريقة الإضافة كذلك على طول فترة الظلام (Trzaskalska، 2003).

هناك أدلة حديثة اقترحت بان البراسينوستيرويدات تحفز التزهير عن طريق تخفيض مستويات قوة معيق الإزهار (potent floral repression) Domagalska (2007). كما لوحظ إن نباتات *Arabidopsis* التي تعاني من نقص في البراسينوستيرويدات الداخلية قد تأخر وقت تزهيرها إلى 10 أيام مقارنة مع النباتات البرية وهذا يوضح بأن البراسينوستيرويدات ترتبط بتنظيم وقت التزهير (Li وآخرون، 2010). وهذا ينفق مع ما ذكره Divi و Krishna (2009) بأن البراسينوستيرويدات تعمل على تنظيم وقت التزهير لعدد من الأنواع النباتية، ولوحظ إن معاملة نباتات الشليك Strawberries بالبراسينوستيرويدات أدت إلى زيادة معنوية في عدد الأزهار الكلي وعدد النورات الزهرية لكل نبات ولكن ليس عدد الزهيرات لكل نورة (Pipattanawong وآخرون، 1996).

### ٤ - ٣ - ٤. تأثير البراسينوستيرويدات في إنبات البذور

أصبح من الواضح الآن إن البراسينوستيرويدات تعمل على تحفيز إنبات البذور، حيث أشارت بعض الدراسات إلى إن إضافة البراسينوستيرويدات قد حسنت إنبات بذور العديد من الأنواع النباتية، حيث وجد إن إضافة *Brassinolide* حسنت إنبات بذور نبات *Lepidium sativum* (Jonesheld 1996). كما لوحظ إن معاملة بذور نباتات *Eucalyptus camaldulensis* بمنظم النمو 24-Epibrassinolide سببت تحسناً كبيراً في نسبة إنبات البذور (Sasse وآخرون، 1995). كما أشار Vardhini و Rao (1997) إلى إن تأثير البراسينوستيرويدات ليس فقط تحفيز إنبات البذور إنما أدى أيضاً إلى عكس التأثير المثبط لحامض الابسيك ABA. وأشار Mussig (2005) إلى إن البذور تحتوي على مستويات عالية من البراسينوستيرويدات كما هو الحال في حبوب اللقاح وان البراسينوستيرويدات تحفز إنبات البذور عن طريق تداخلها مع هرمونات أخرى على الرغم من إن الأسس الجزيئية لهذه التداخلات غير معروفة.

### ٤ - ٣ - ٥. تأثير البراسينوستيرويدات في مقاومة الاجهادات غير الحية

تعمل البراسينوستيرويدات على زيادة مقاومة النباتات ضد الاجهادات غير الحية المتعددة، حيث تستجيب النباتات لعوامل حية وغير حية في البيئة تشمل الجفاف والملوحة العالية والتغير في درجات الحرارة والضوء والمعادن الثقيلة والجروح والأمراض والإصابات الحشرية، وتؤدي الاجهادات غير الحية إلى تغيرات مورفولوجية وفسيولوجية وكيموحبوية وجزيئية، وقد عرف منذ وقت طويل بأن أيض البراسينوستيرويدات يتغير استجابة للاجهادات غير الحية (Bajguz و Hayat 2009). وقد لوحظ أن معاملة نباتات *Robinia pseudoacacia L.* بعمر سنة بمنظم النمو *Brassinolide* بتركيز 0.2 ملغم/لتر وذلك بتغطيس جذور البادرات قبل الزراعة

ثم الرش الورقي للبادرات يمكنها إن تخفف تأثيرات الإجهاد المائي وتحسن من مقاومة النبات للجفاف، إن معاملة البادرات بمنظم النمو Brassinolide قد تكون طريقة علاج مفيدة لمشاريع التشجير في المناطق القاحلة وشبه القاحلة (Li وآخرون، 2008). وفي دراسة لمعرفة تأثير Brassinolide في زيادة تحمل نباتات فول الصويا Soybean لظروف الإجهاد المائي وجد إن Brassinolide أدى إلى زيادة فعالية إنزيم Ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase وزياحة تركيز السكريات الذائبة ومستوى Proline وفعالية إنزيمات (SOD) Superoxide dismutase (POD) Peroxidase (Zhang) Malondialdehyde المعرضة لظروف إجهاد الجفاف، كما خفضت تركيز مركب (2008).

في دراسة لمعرفة تأثير إضافة البراسيونستيرويدات في مقاومة النباتات لظروف الإجهاد الملحي وجد Ali وآخرون (2008) إن الرش الورقي لمنظم النمو 24-Epibrassinolide على نباتات *Brassica juncea* النامية في وسط يحتوي على NaCl أو  $\text{NiCl}_2$  أو الاثنين معاً بعد 15 يوماً من الزراعة أدى إلى إزالة السمية المتولدة من NaCl و  $\text{NiCl}_2$  وحسن نمو النباتات ومستوى الصبغات وقياسات التمثيل الضوئي بشكل معنوي، كما أظهرت الإنزيمات المضادة للأكسدة ومستوى الـ Proline زيادة معنوية في استجابتها إلى منظم النمو 24-Epibrassinolide.

أدت إضافة 24-Epibrassinolide إلى نباتات الرز إلى زيادة مقاومة النباتات لأضرار البرودة (1 - 5 ° م) وهذه المقاومة كانت مرتبطة بزيادة ATP ومستويات الـ Proline وفعالية إنزيم SOD وهذا يشير إلى تدخل البراسيونستيرويدات في ثبوية الغشاء الخلوي وتنظيم الأزموزية (Wang وآخرون، 1995). كما تعمل البراسيونستيرويدات على زيادة تحمل أوراق

الحنطة وحشائش Brome لارتفاع درجات الحرارة. إن تحمل النباتات لارتفاع درجات الحرارة الذي يعود إلى إضافة البراسيونوستيرويدات يرتبط مع تحفيز بناء مركبات Polypeptide بروتينات الصدمة الحرارية (Kulaeva، آخر، 1991). تعمل البراسيونوستيرويدات أيضاً على زيادة تحمل النباتات لسمية المعادن الثقيلة، حيث لوحظ إن إضافة 24-Homobrassinolide و 28-Epibrassinolide وأدت إلى زيادة نسبة إنبات البذور ونمو البداريات لنباتات الفجل النامية بوجود عنصر الكادميوم، كما لوحظ إن 24-Epibrassinolid أكثر فعالية من Cd تخفيف إجهاد سمية المعادن الثقيلة. إن تحسن نمو البداريات بوساطة البراسيونوستيرويدات تحت ظروف سمية عنصر الكادميوم كانت ترتبط بتحسين مستويات البرولين الحر، كما إن المعاملة بالبراسيونوستيرويدات قد خفضت فعالية إنزيمات POD (Peroxidase) و AAO (Ascorbic ) في البداريات النامية تحت ظروف إجهاد المعادن الثقيلة (Anuradha و Acid Oxidase) في البداريات النامية ضد الاجهادات (Rao، 2007a و 2007b). إن دور البراسيونوستيرويدات في حماية النباتات ضد الاجهادات البيئية أصبح موضوع بحث مهم وقد يساهم بشكل كبير في استخدامها في زيادة الإنتاج الزراعي.

#### 2 - 4. السايتوكاينينات

السايتوكاينينات هي مجموعة من المركبات الكيميائية التي تحفز انقسام الخلايا ونمو البراعم الجانبية. أطلق عليها في الماضي مصطلح Kinins عندما تم عزل أول سايتوكاينين من خلايا الخمائر، وهي تساعد على تأخير شيخوخة الأنسجة ومسئولة عن انتقال الاوكسجين في أجزاء النبات جميعها، كما تؤثر في طول السلامة ونمو الورقة، ولها تأثيرات تعاونية عالية مع الاوكسجين وان نسب هذين الهرمونيين تؤثر في اغلب فترات النمو الرئيسية في أثناء عمر النبات.

تعمل السايتوكاينينات على كسر السيادة القيمية المستحثة بوساطة الاوكسين وبارتباطها مع الالئين تحفز سقوط الأوراق والأجزاء الزهرية والثمار، وإن الارتباط بين السايتوكاينينات والاوكسين في النبات يكون ثابتاً (Wikipedia، 2010b). والسايتوكاينينات هي مجموعة من المركبات تراكيبيها ذات علاقة بالأدينين Adenine الذي يمنحها التأثيرات الفسيولوجية وليس من المفاجئ وجودها بتركيز عالي في النباتات عند موقع النمو (الأنسجة المرستيمية). يعتقد بان السايتوكاينينات تنتج في قمة الجذر، وقد تنتج في مصادر أخرى وان التوازن بين السايتوكاينين والاوكسين في الزراعة النسيجية يحدد مصير الشكل المظاهري للجزء النباتي (Edvotek، 2000 ؛ Davies، 2004). تتكون السايتوكاينينات في الجذور وهي في توازن مع الاوكسينات المتحركة باتجاه الأسفل من قم الأفرع. ويمكن للمزارعين إضافة السايتوكاينينات خارجيا لإخلال التوازن بين السايتوكاينينات والاوكسينات لمصلحة السايتوكاينينات والتي قد تسبب كسر السيادة القيمية. اغلب السايتوكاينينات المضافة خارجيا يتم تمثيلها بسرعة في النبات. أما السايتوكاينينات من مجموعة Phenylurea مثل CPPU و DPU و Thidiazuron فهي تقاوم الأيض السريع لهذا تمتلك تأثيرات طويلة (Fox و Lalouem، 1989).

توجد السايتوكاينينات إما حرة أو مرتبطة بالسكريات أو الأحماض الامينية أو البروتينات وبالتالي تكون خاملة أو غير فعالة بشكل مؤقت. وجدت السايتوكاينينات تقريبا في كل النباتات الراقية كما وجدت في الاشنات والفطريات والبكتيريا. تم التعرف حاليا على أكثر من 200 سايتوكاينين طبيعي وصناعي ومن أهم تأثيراتها تحفيز انقسام الخلايا وتحفيز الشكل المظاهري في الزراعة النسيجية وتحفيز نمو البراعم الجانبية أو العرضية أي كسر السيادة القيمية كذلك تحفيز استطاله الورقة الناتج من استطاله الخلايا، كما يمكن أن تحسن فتح الثغور في بعض الأنواع النباتية (Sengbusch، 2010).

البروتينات وتشترك في تنظيم دورة الخلية وربما لهذا السبب تعمل على تحفيز نضج البلاستيدات الملونة وتأخير شيخوخة الأوراق المفصولة. إن إضافة السايتوكاينينات إلى موقع واحد في النبات على سبيل المثال (ورقة واحدة) تجعل من هذا العضو النباتي المعامل مكاناً فعالاً لجتماع الأحماض الأمينية التي تنتقل إليه من الموقع المحيطة به (George وآخرون، 2008).

إن تأثيرات السايتوكاينينات ضمن النبات تكون بطريق عده، فهي تؤثر في الأنسجة الحديثة عن طريق تنظيم نمو الخلية وانقسامها وفي الشكل المظاهري، وتؤثر في نسيج الكالس والأنسجة المجرورة عن طريق تنظيم تكوين العناصر الوعائية، وفي الأنسجة الناضجة تعمل على تحفيز البناء الحيوي للكلوروفيل وتنظيم توزيع المواد الغذائية وفتح الثغور وتأخير الشيخوخة، وفي الأزهار تعمل على تحديد جنس الزهرة وعملية التلقيح، وفي البذور والثمار تعمل على تنظيم السكون والإنبات والشيخوخة (Carey Jr.، 2008).

تم اكتشاف السايتوكاينينات عام 1955 من قبل العالم Folke Skoog وفريق عمله من خلال جهودهم لإيجاد مواد نمو تحفز انقسام الخلايا في الزراعة النسيجية (Strong وآخرون، 1955). وبعد مركب الكاينتين Kinetin أول سايتوكاينين تم اكتشافه وسمى كذلك بسبب قابليته على تحفيز انقسام الخلايا. الكاينتين لا يصنع في النبات وبالتالي اعتبر منظم نمو نباتي صناعي (Miller وآخرون، 1955). أكثر أشكال السايتوكاينينات الشائعة التي تبني طبيعياً في النباتات هو مركب Zeatin الذي تم عزله من نباتات الذرة عام 1961 (Letham، 1973).

استخدمت السايتوكاينينات لعقود من الزمن في البحوث المختبرية وزراعة الأنسجة وإدارة المسطحات الخضراء وفي علوم الفاكهة وإنتاج النباتات الخشبية وصناعة أزهار القطاف (Carey Jr.، 2008). تستخدم السايتوكاينينات بوصفها منظمات للنمو النباتي في مجال علم الزينة إلا أنها تستخدم بشكل واسع في الزراعة النسيجية وكذلك من قبل مزارعي أبصال الليل

والتفاح والعنب والقطن (Crovetti و Carlson، 1990). ولم تستخدم السايتوكاينينات في الماضي على نباتات الزينة وذلك بسبب غلاء ثمنها (Duan و آخرون، 2006).

## ٤ - ١. أشكال السايتوكاينينات الحرة

أول مركب كيميائي ذو فعالية سايتوكاينينية تم تحديده هو المركب الصناعي المسمى Kinetin الذي تم اكتشافه في أوائل عام 1955. ومنذ ذلك الحين تم التعرف على أكثر من 40 مركب يمتلك فعالية سايتوكاينينية عند اختبارها حيويا. عدد قليل من هذه المركبات تم اشتقاها من النباتات وأطلق عليها مصطلح سايتوكاينينات طبيعية أما البقية فقد تم تخليقها في المختبر عن طريق تغيير السلسلة الجانبية لمركب سايتوكاينيني معروف ثم يتم تعين استجابة السايتوكاينين (Shaw، 1994). تقريبا كل المركبات التي تظهر فعالية السايتوكاينين هي مركبات Benzyladenine aminopurine مستبدلة في ذرة النتروجين رقم 6 مثل مركب (BA). كل السايتوكاينينات المتكونة طبيعيا هي مشتقات لـ aminopurine. هناك مركبات CPPU سايتوكاينينية مصنعة لم يتم التعرف عليها في النباتات مثل مركبات Thidiazuron و Thidiazuron. الأشكال الأساسية الحرة للسايتوكاينينات هي الأشكال الفعالة لهذه المواد الكيميائية وهي تتكون من انتقال الأشكال القريبة من موقع الفعالية ومن ثم ارتباطها مع مستقبلات (receptors) السايتوكاينين وهي توجد على هيئة isoprenoid و aromatic adenine مع (Sakakibara، 2004). تتضمن سايتوكاينينات isoprenoid على قاعدة adenine بديلة وهي الأكثر توفرًا في الخلية والمركب الأكثر فعالية ضمن هذه المجموعة هو مركب Zeatin (Kulaeva، 1995). الشكل الآخر ضمن هذه المجموعة يسمى adenine isopentyl ip (2ip) والمركب 2ip هو الأكثر استخداما في البحوث بسبب ارتفاع سعر الـ (Sakakibara، 2004). أما السايتوكاينينات من نوع

aromatic وهي تتضمن على قاعدة adenine مع مجموعة benzyl بديلة وهذه المركبات لا تتوافر كثيراً في الخلية إلا أنها تمتلك فعالية عالية مقارنة مع الـ Zeatin بالإضافة إلى ذلك فهي تتأيّض بشكل بطيء جداً لذلك تمتلك مدة تأثير طويلة. إن المركب الأكثر استخداماً حالياً هو Benzyladenine (BA) بسبب فعاليته العالية وثبوته ورخص ثمنه نسبياً. وتتضمن هذه المجموعة أيضاً على مركب Kinetin (K) و Topolin (T) و Pyranylbenzyladenine (PBA) وعدت هذه المركبات سايتوكاينينات صناعية كونها لا توجد بمستويات عالية في اغلب النباتات. وإن البعض منها مثل (BA و T) تنتج بمستويات عالية في بعض النباتات لذلك فهي مكونات طبيعية (Van Staden و Crouch و Jones ، 1996 ؛ وآخرون، 1996). وهناك العديد من المركبات الطبيعية والصناعية التي تمتلك فعالية سايتوكاينينية إلا أنها أضعف كثيراً أو أكثر سمية مقارنة مع المجاميع المذكورة أعلاه ومن أمثلتها Topolin و 9-Benzyladenine و 4-Chloroprime و Triacanthine و 6-Benzyladenine فعالية مختلفة ونادراً ما تستخدم في البحوث، بالإضافة إلى ذلك فإن هناك العديد من المواد الكيميائية التي تمتلك فعالية سايتوكاينينية جزئية إذ تنتج استجابة واحدة أو أكثر مشابهة لفعالية السايتوكاينين ومن أمثلة هذه المواد مبيدات الأعشاب imidazole و benzimidazole و pyrimidine و thiourea و مرکبات کیمیائیة أخرى مثل (Shaw و Skoog ، 1994 ؛ 1994 ، Buban ، 2000).

## 2 - 4 - 2. سايتوكاينينات مجموعة Phenylurea

هناك مجموعتان رئيسيتان من السايتوكاينينات هما مجموعة adenine والتي تعرف باسم purine ومجموعة phenylurea والتي تعرف باسم اليوريا المستبدلة Substituted urea. كل السايتوكاينينات المكونة طبيعياً في النباتات هي من مجموعة adenine وتشتمل

على قاعدة حرة من adenine مع سلسلة جانبية بديلة في ذرة النتروجين رقم 6 الطرفية والبدائل aromatic مشتقة (سايتوكاينينات من نوع isoprene) أو isoprenoid (سايتوكاينين حلقي). القليل من مجاميع isoprenoid البديلة لها نظائر ذات فعالية عالية.

السايتوكاينينات من مجموعة phenylurea تحتوي على اليوريا بوصفها قاعدة ومجموعة بديلة في جهة واحدة (Shudo, 1994). تختلف مجموعة phenylurea في مستوى الفعالية إلا إن بعض مجاميع phenylurea المصنعة تمتلك فعالية أكبر بكثير من BA. السايتوكاينينات من مجموعة phenylurea لا يتم تمثيلها بوساطة إنزيم Cytokinin oxidase (CKX) ولهذا فهي تمتلك مدة تأثير طويلة تساهم في فعاليتها العالية. إن مجموعة phenylurea تكون قوية جدا حيث يمكنها إن تسبب تأثيرات سمية في النبات (Karanov وآخرون، 1992). تشمل مجموعة phenylurea على مركب diphenylurea المتكون طبيعياً ومركبات (TDZ) thidiazuron (CPPU) وكذلك مركب forchlorfenuron الصناعية مثل (Halmann, 1990).

مركب CPPU هو سايتوكاينين صناعي يمتلك فعالية فسيولوجية هامة في العديد من النباتات. وقد تم تحضير المركب مختبرياً في منتصف عام 1980 ثم تم اختباره وتسجيله للاستخدام على العديد من محاصيل الفاكهة في أنحاء العالم كافة خلال العقود الماضيين. وفي بداية عام 1990 تم تسجيل CPPU للاستخدام على أنواع المائدة في تشيلي والمكسيك وجنوب أفريقيا وإيطاليا. وفي عام 1998 قامت مختبرات Abbott والتي تدعى الآن Valent BioSciences باحتكار السوق الأمريكية وحقوق التوزيع لهذا المركب (Dokoozlian, 2000). يتم امتصاص CPPU عن طريق الأوراق والسوق والأوراق الفلقية

والبذور المنبته ويعمل على تحفيز انقسام الخلية والتمايز والتطور ويبحث تكوين البراعم في نسيج الكالس وينظم السيادة الكنمية ويعمل على كسر سكون البراعم الجانبية ويحسن عملية الإنبات ويؤخر الشيخوخة ويحافظ على بقاء الكلوروفيل في الأوراق المعلقة كما يعمل على تنظيم انتقال العناصر الغذائية ويحسن تكوين الثمار (McNeilly, 2004).

السايتوكاينينات التي تحتوي على قاعدة يوريا مستبدلة غالبا تكون ذات فعالية عالية مقارنة مع سايتوكاينينات isoprenoid والسايتوكاينينات الحلقة (aromatic) (Shudo, 1994). على سبيل المثال مركب CPPU يكون ذات فعالية عالية إذ تفوق فعاليته بمقدار 10 - 100 مرة فعالية BA (Greenplantchem, 2002). أكثر السايتوكاينينات التي تحتوي على قاعدة يوريا استعمالاً هي مركب TDZ و CPPU بوصفها تمتلك فعالية عالية جداً وتمثلها في النبات بطيء جداً (Van Staden and Crouch, 1996). هناك فرضية عامة على إن مركبات phenylurea ذات الفعالية السايتوكاينينية تعمل في موقع السايتوكاينينات نفسها التي تحتوي على قاعدة purine هذه النظرية قدمت من قبل Kurosaki وأخرون (1981) الذي اقترح بأن هناك تشابهاً في التركيب بين هاتين المجموعتين من المركبات. وهناك نظرية بديلة تقول إن مركبات phenylurea تحفز تراكم أو البناء الحيوي للسايتوكاينينات الطبيعية ذات قاعدة purine أو تعمل على تغيير أيض هذه المركبات. مجموعة phenylurea هي مثبتات فعالة لإنزيم أكسدة السايتوكاينين (CKX) Cytokinin oxidase (Horgan, 1987).

## 2 - 3 - 4. أيض وطريقة عمل السايتوكاينينات من نوع Phenylurea

في عام 1955 اظهر Shantz و Steward الفعالية السايتوكاينينية لمركب Diphenylurea (DPU). بعد ذلك تم اكتشاف مركبات أكثر فعالية من مشتقات اليوريا مثل thidiazuron (CPPU) N-(2-chloro-4-pyridyl)-N-phenylurea ومركب

(TDZ) ذات الفعالية السايتوكاينينية التي تفوق فعالية الـ Zeatin (Shudo، 1994).

أدلة على إن هذه المركبات تخلق طبيعياً في أنسجة النبات على الرغم من إن عدداً من الدراسات

الأولية ذكرت إن مركب (DPU) diphenylurea هو أحد مكونات حليب جوز الهند (Shantz، 1955).

و Steward (1955). إن الفعالية السايتوكاينينية العالية لبعض مركبات مجموعة

Phenylurea قد تعود إلى ثباتيتها الكبيرة في أنسجة النبات بينما مركب الـ Zeatin يتم تمثيله

بالكامل بواسطة أنسجة النبات خلال ساعات من الإضافة، أما أيض وتمثيل مركب TDZ فهي

بطيئة جداً وتبيّن إن المادة الأيضية الرئيسة كانت O-glucoside (Mok و Mok، 1985).

في الحقيقة فإن التركيب الكيميائي للـ adenine والسايتوكاينينات من نوع phenylurea

يختلفان وهذا يطرح سؤالاً هو هل إن هاتين المجموعتين يمكنها أن تمتلك موقع عمل مشتركة.

بدلاً عن ذلك فقد تعمل مركبات مجموعة phenylurea بشكل غير مباشر وذلك من خلال

تنظيم البناء الحيوي أو تمثيل السايتوكاينين الداخلي (endogenous). إن الدراسات حول

العلاقة بين التركيب والفعالية اقترحت بان السايتوكاينينات من نوع phenylurea تمتلك

خصائص مشابهة للسايتوكاينينات من نوع adenine ونتيجة لذلك فإنها قد تعمل من خلال

مستقبل (receptor) مشترك (Fox، 1992). دراسات أخرى أيدت وجهة النظر هذه تضمنت

اكتشاف البروتينات التي لها القدرة على الارتباط مع كل من سايتوكاينينات adenine و

phenylurea (Nogue، 1994؛ Shudo، 1996 وآخرون، 1996).

#### 2 - 4 - 4 - دور الـ CPPU في نمو النبات وتطوره:

للسايتوكاينينات أهمية كبيرة في تنظيم نمو النبات وتطوره خصوصاً انقسام الخلايا وهي

تُباع بأسماء تجارية مختلفة وتستخدم تجاريًّا في خف الثمار وزيادة حجمها وتستخدم أيضاً في

معاملات قبل وبعد حصاد نباتات الزينة والأزهار (freepatents، 2010). وقد وجد إن معاملة

نباتات الكلاديولس بمنظمات النمو ومنها CPPU أدت إلى زيادة المساحة الورقية في أثناء النمو الخضري مسببة تبخير التزهير. كما أدت أيضاً إلى زيادة ارتفاع النبات وعدد الأوراق وطول الورقة (Naveen وأخرون، 2006). ذكر Nishijima إن الأوراق التويجية لنبات البيتونيا *Petunia hybrid Vilm.* ازداد حجمها بشكل واضح بعد إضافة CPPU وللحصول على نفس الاستطالة المتحققة بوساطة CPPU فإننا نحتاج إلى حوالي 30 ضعفاً من تركيز BA و 900 ضعفاً من تركيز Zeatin، كما إن إضافة CPPU بتركيز 3.2 مايكرو مول/لتر أدى إلى زيادة المساحة الطرفية Limb area للأوراق التويجية لخمسة عشر صنفاً إلى حوالي 1.3 و 4.2 مرة مقارنة مع الأوراق التويجية غير المعاملة.

وعند الرش الورقي للـ CPPU بالتركيز 50 - 200 جزء في المليون شهرياً على نباتات *Hylocereus undatus* (Red Pitaya) وجد إن التركيز 50 جزء في المليون أدى إلى تبخير التزهير بـ 2.5 - 1.5 شهر وزيادة عدد الأزهار في النهار الطويل أو زيادة الأفرع في النهار القصير (Mizrahi و Khaimov، 2006). أدت إضافة CPPU على نباتات الليل *Lilium Arima* ونباتات التيوليب إلى زيادة سمك السيقان وهذا يعود إلى تحفيزه انقسام الخلايا (Tall garden ) *Phlox paniculata* (phlox) بمحلول CPPU بتركيز 10 - 50 مايكرو مول (2.47 - 12.35 جزء في المليون) أدى إلى زيادة العمر المزهري بمقدار 5 أيام مقارنة مع الأزهار غير المعاملة (Mackay وأخرون، 1995). ولوحظ إن وضع أزهار الفلوكس (*Phlox paniculata*) بمحلول CPPU بتركيز 10 - 50 مايكرو مول (2.47 - 12.35 جزء في المليون) أدى إلى زيادة العمر المزهري بمقدار 5 أيام مقارنة مع الأزهار غير المعاملة (Mackay وأخرون، 2002).

## 2 - 5. الماء وحياة النبات

الماء ضروري لكل الكائنات الحية وإن الحياة لا يمكن أن توجد بدون الماء (Robinson، 2002). الماء هو المكون الرئيس لبروتوبلازم خلايا النبات وان محتوى الخلايا من الماء يختلف

باختلاف نوع الخلايا والحالة الفسيولوجية (Nobel، 2004). إن أهمية الماء في حياة النبات

يمكن إظهارها من خلال وظائفه الأكثر أهمية والتي تتمثل في إن الماء هو المكون الرئيس

لبروتوبلازم الخلية حيث يُؤلف 80 - 90% من الوزن الرطب للأنسجة النامية الفعالة، كما

يُعمل الماء على إذابة الغازات والأملاح وحركة المحاليل ضمن وبين الخلايا ومن عضو إلى

آخر، والماء هو أحد المواد الخام الضرورية لعملية التمثيل الضوئي وهو ضروري لبقاء الخلايا

والأنسجة منتفخة حيث يضمن وجود قوة دافعة لاستطالة الخلايا وفتح الثغور والحفاظ على شكل

الأوراق الفتية والتركيب اللكيني الأخرى (Pallardy، 2008). وقد ذكر Taiz و Zeiger

(2006) إن الماء يكون أغلب كتلة الخلايا النباتية وربما تحتوي الخضروات مثل الجزر والخس

على 80 - 95% ماء، أما الخشب والذي يتكون في الغالب من خلايا ميتة فان له أقل محتوى

مائي، أما عصير الخشب الذي وظيفته الانتقال في الخشب فيحتوي على 35 - 75% ماء.

اشار Brown (2002) إلى إن محتوى النبات من الماء يختلف من 70 - 95% في

النباتات النامية والتي أقل من 5 - 10% في البذور الساقنة ومن المحتمل إن نقص الماء هو

العامل الأكثر أهمية في نقصان حاصل النباتات، وان الماء في النبات يمثل جزءاً ماء عملاقة

ممسوكة بواسطة الأوصى الهيدروجينية لذلك فان النقصان أو الامتصاص في موضع ما يؤثر

على النبات ككل. الماء هو أساس حياة الخلايا المفردة أو الخلايا المتجمعة والتي تشتراك لتكون

هيكل النباتات الرقيقة كما يمكن إن يحدد الشكل النهائي للنبات، ويمنح الماء الشكل والصلابة

للأنسجة النباتية إذ إن الضغط الهيدروستاتيكي في الخلايا يعتمد على محتواها المائي والذي

يسمح للخلايا بالاستطالة ضد الضغط المسلط عليها من الخارج عن طريق الأنسجة المحيطة

أو التربة. إن السعة الحرارية العالية للماء تعمل على إخماد التقلبات اليومية في درجة الحرارة

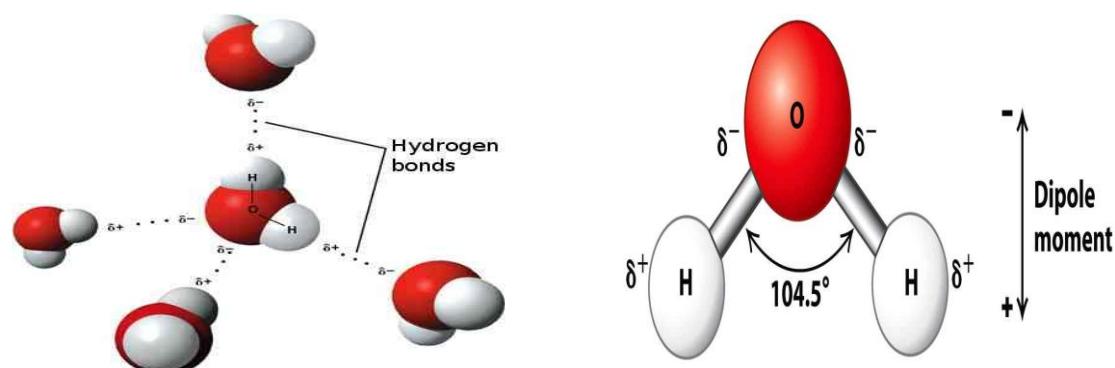
التي تمر بها أوراق النبات، كما إن عملية النتح في النبات تعمل على تبريد الأوراق نتيجة

تبخر الماء. يدخل الماء في العديد من التفاعلات الكيميائية مثل ذلك عملية التمثيل الضوئي كما انه مذيب جيد للأملاح ووسط لكثير من التفاعلات الكيميائية وهو الحامل للإشارات الهرمونية التي تتحكم في تحفيز وحركة العضيات والتركيب الخلوي وانقسام الخلية واستطالتها. إن حياة النبات تعتمد كثيرا وبشكل مباشر على الماء وأحد أسباب ذلك هو أن النبات ذاتي التغذية Autotrophic (Ehlers و Goss، 2003).

## 2 - 1. الخصائص الفيزيائية للماء

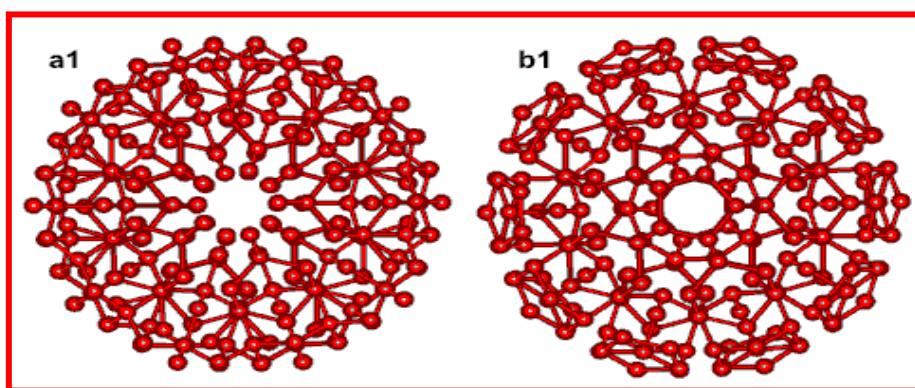
التركيب الكيميائي لجزيئه الماء بسيط جداً ومع ذلك فان لها سمات خاصة جداً وملحوظة بسبب تكوينها الفراغي (المجسم) الذي يسمى Stereochemical. لا تقع ذرة الأوكسجين وذرتي الهيدروجين على خط مستقيم وإنما يكونون زاوية مقدارها حوالي  $105^{\circ}$ - $103^{\circ}$  (شكل: 2). جزيئه الماء ثنائية القطب Dipolar وهذه القطبية تسبب بعض الخصائص غير الاعتيادية للماء. الماء في الحالة السائلة مذيب جيد للمركبات الأيونية مثل الأملاح ويسبب صغر جزيئه الماء فإنه يذيب أيضاً عدداً كبيراً من المواد التي تحدث في الطبيعة والتي يمكن أن تكون من جزيئات أكبر وباحجام مختلفة. تسبب قطبية الماء انجذاب جزيئه الماء من قبل الجزيئات الأيونية المشحونة والشوارد (غير المنحلة بالكهرباء) مع فائض من الشحنات الموجبة أو السالبة فت تكون أغلفة متميزة وفقدان للأواصر بين الجزيئات مما يسبب انفصالها وذوبانها (Ehlers و Goss، 2003). إن كل جزيئه ماء قادرة على تكوين أربع أواصر هيدروجينية ينتج عنها تركيب رباعي الأوجه (Tetrahedral) أو تركيب جليدي (Ice structure) ناتج من اتحاد خمسة جزيئات ماء (شكل: 3). إن تكون الأواصر الهيدروجينية بين جزيئات الماء المتباورة يؤدي إلى تكوين مجموعة (Cluster) من الجزيئات يتراوح عددها 50 - 100 جزيئه (شكل: 4) (النعمي، 1990). ذكر Nobel (2004) إن الذوبانية ودرجة الغليان العالية للماء

مقارنة مع المواد التي تمتلك تركيب الكتروني مماثل هي نتيجة لقوى الموجودة بين جزيئاته القوية، كما إن للماء شدًّا سطحيًّا عالياً جداً ويمكن تعريفه على أنه القوة لكل وحدة طول والتي يمكن أن تسحب عموداً إلى خط في سطح مستوي أو هو تماسك السطح الحر للسائل لشغله أقل مساحة ممكنة. إن قوة الأواصر بين جزيئات الماء تسمى (التماسك) Cohesion وهي تكون قوية جداً، أما الخاصية الأخرى هي (الالتصاق) Adhesion وهذه الخاصية تظهر بين جزيئات الماء والأسطح الصلبة مثل جدار الخلية وجزيئات التربة. إن قوى التماسك والالتصاق مسؤولتان عن قابلية التربة للاحتفاظ بالماء. وهناك بعض الخصائص الأخرى التي تتسبب عن القطبية والأواصر الهيدروجينية وهي درجة الغليان العالية ولزوجة الماء (Ehlers و Goss، 2003).



شكل (3): التركيب رباعي الأوجه  
نتائج من اتحاد خمس جزيئات ماء  
(2007، Herbert)

شكل (2): الزاوية المحصورة بين اذرع  
الهيدروجين تساوي 104.5°



شكل (4) جزيئات الماء ميالة إلى تكوين تراكيب عنقودية (عدد الجزيئات من 50 – 100 جزيئة ماء) بوساطة الأواصر الهيدروجينية (2011، Chaplin)

## 2 - 6. المغناطيسية والمجال المغناطيسي

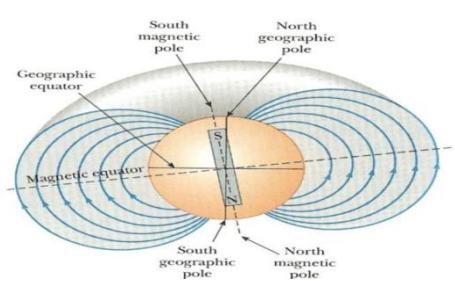
علم المغناطيسية هو من العلوم المهمة الذي أعيد اكتشافه حديثاً، وإن ارتباط الإنسان بالمغناطيسية قديم جداً والإنسان لا يمكنه العيش في بيئه خالية من المغناطيسية

بعضهم إن اكتشافه يعود إلى بلدة مغنيسيا في آسيا الصغرى حيث يتواجد هناك كثيراً ومنهم من يؤرخ على إن كلمة مغناطيس مشتقة من اسم راعي غنم إغريقي يدعى "ماغانس" لأنه أول من لاحظ انجذاب عصاه التي كان بمؤخرتها قطعة من الحديد إلى صخرة كبيرة في الجبل عندما كان يرعى غنميه. وفريق آخر يقول انه كان معروفا عند قدماء المصريين باسم "ازوري" وخلاصة القول إن حجر المغناطيس عرف من قديم الزمان وسماه علماء الصخور باسم "الماجنیت"

وتركيبه الكيميائي  $\text{Fe}_3\text{O}_4$ . وفي عام 1852 وضع Weber نظرية الجزيئات المغناطيسية لتقسيير بعض الظواهر وكان من أهم فرضياتها إن المواد تنقسم إلى مواد مغناطيسية وأخرى غير مغناطيسية وت تكون المواد المغناطيسية من جزيئات يعمل كل منها كمغناطيس قصير وظهور القوة المغناطيسية عند ترتيب هذه الجزيئات وت فقد عند عدم ترتيبها وتطبيقاً لهذه النظرية أمكن عمل المغناطيس الصناعي بأشكال متعددة على حسب الغرض المصنوع من أجله (سويدان و مصطفى، 2000). والمغناطيسية هي إحدى القوى الأساسية في الطبيعة فهي تحفظ كل الأشياء في هذا الكون بحالة ترتيب معين. وقد بدأت المغناطيسية تفرض نفسها على الحياة اليومية بصورة واضحة من صور الطاقة فقد استخدمت في كثير من مجالات الحياة كالاتصالات والنقل والصناعة ومحطات الكهرباء وقد تطورت العلوم المغناطيسية وأصبحت أكثر تعقيداً كما إن الخواص المغناطيسية ليست حكراً على الحديد والمنغنيز بل هي خاصية ترتبط بجميع المواد الصلبة والسائلة والغازية وكذلك بالأحياء (Donaldson، 1988).

الارض عبارة عن مغناطيس كبير (شكل: 5) و مجال الأرض المغناطيسي عبارة عن مغناطيس ثقلي يتكون من قطب مغناطيسي جنوب يقع قرب القطب الشمالي الجغرافي للأرض و قطب مغناطيسي شمالي يقع قرب القطب الجنوبي الجغرافي للأرض (شكل: 6) و مجال الأرض المغناطيسي مسؤول عن حماية كل الحياة على الأرض من التأثيرات الضارة للإشعاعات العالية الطاقة (Free Electricity, 2011). غلاف الأرض المغناطيسي يمثل الجزء الخارجي ل المجال المغناطيسي للأرض وهي المنطقة القريبة من البيئة الفضائية للأرض حيث إن شكل وسلوك المجال المغناطيسي للأرض يتم التحكم به بوساطة الشمس، الغلاف المغناطيسي يحمي سطح الأرض من الجزيئات المشحونة للرياح الشمسية وبسبب الضغط الحاصل من الرياح الشمسية على المجال المغناطيسي للأرض فان الغلاف المغناطيسي للأرض يكون مضغوطا في الجانب النهاري للأرض وطويلا في الجانب الليلي للأرض (شكل: 7) (Olson, 2009).

يؤثر المجال المغناطيسي للأرض على معدلات انتقال الطاقة من الرياح الشمسية إلى غلاف الأرض وان التغير في توزيع الأشعة فوق البنفسجية ربما يسبب زيادات في معدل موت النباتات المغمورة في مياه المحيطات مثل البلانكتونات النباتية Phytoplankton, Kerton) (2009).

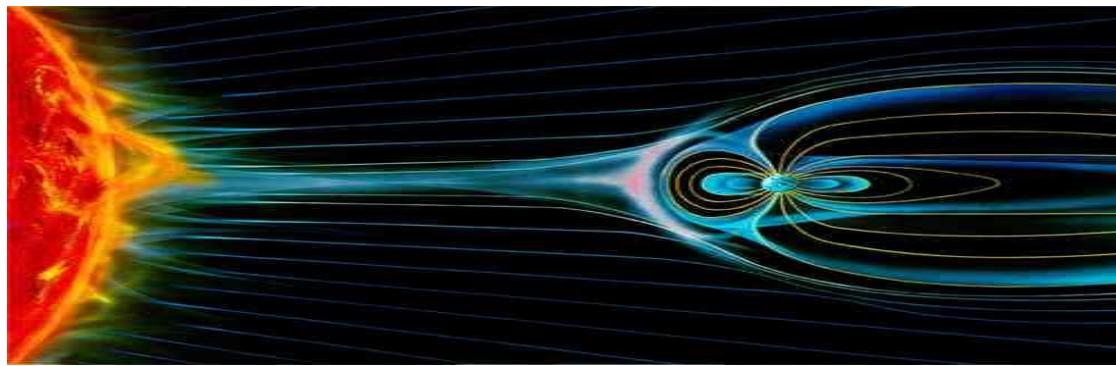


شكل (6): الاختلاف بين الشمال المغناطيسي والشمال الحقيقي



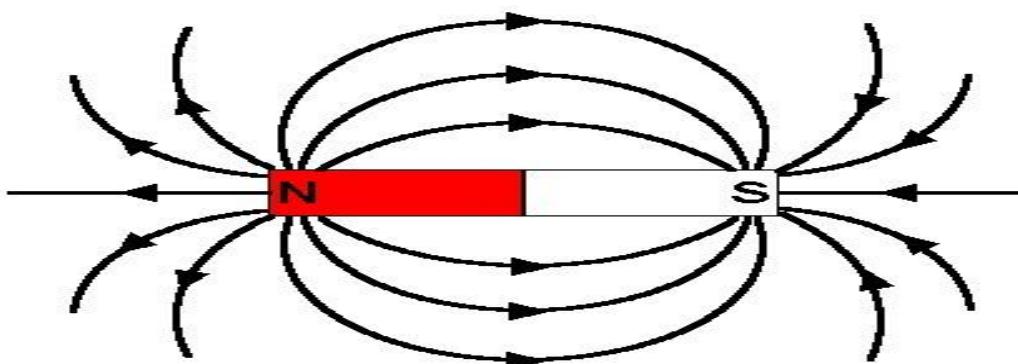
شكل (5): الأرض عبارة عن مغناطيس كبير

(2009, Zyg)



شكل (7): الغلاف المغناطيسي للأرض يحمي سطح الأرض من الجزيئات المشحونة للرياح الشمسية (Grossman, 2010)

المجال المغناطيسي كمية اتجاهية ويمكن تمثيله بخطوط وهمية تسمى خطوط التدفق المغناطيسي Magnetic Induction Lines (شكل: 8). إن عدد الخطوط المغناطيسيّة العمودية على وحدة المساحة تسمى شدة التدفق المغناطيسي Magnetic Induction Intensity ويرمز لها بالحرف  $B$  ويسمى كل خط تدفق بالنظام العالمي (Weber) لذلك فان وحدات  $B$  هي ويبر .  $\text{م}^{-2}$  أما في النظام الكهرومغناطيسي فتقاس وحدة التدفق بالماكسوبل وتكون وحدات  $B$  هي ماكسوبل .  $\text{سم}^{-2}$  ويطلق على هذه الوحدة بالكاوس (Gauss) إذ إن كاوس واحد يساوي ماكسوبل .  $\text{سم}^{-2}$  وان  $1 \text{ ويبر . م}^{-2} = 10^4 \text{ ماكسوبل . سم}^{-2}$  ويساوي واحد تsla (Tesla) . (Wasef, 1996 ; الشكلي، 2003).



شكل (8): خطوط المجال المغناطيسي (Laskey و Elementary, 2011)

## **٦ - ١. الطاقة المغناطيسية**

هي أحد أنواع الطاقة الموجودة في الكون فالأرض محاطة بمجال مغناطيسي يؤثر على كل شيء بدرجات متفاوتة ويتناقص تدريجياً إذ أثبت العلماء إن الأرض فقدت في الألف سنة الأخيرة بحدود 50% من قوتها المغناطيسية وهذه الطاقة مهمة جداً للحياة فهي تمنع وصول الأشعة الكونية إلى الأرض وتلعب دوراً مهماً في الوظائف الحيوية للكائنات الحية (Spear, 1992).

لاحظ العلماء أن الماء تتغير خواصه عند مروره في مجال مغناطيسي حيث يصبح أكثر طاقة وحيوية وأكثر جرياناً (هلال، 1998). من هذا المنطلق جاءت فكرة استخدام الطاقة المغناطيسية في مجالات الحياة المختلفة كالاتصالات ومحطات الكهرباء والطب والزراعة.

## **٦ - ٢. التأثيرات المغناطيسية في الماء وخصائصه**

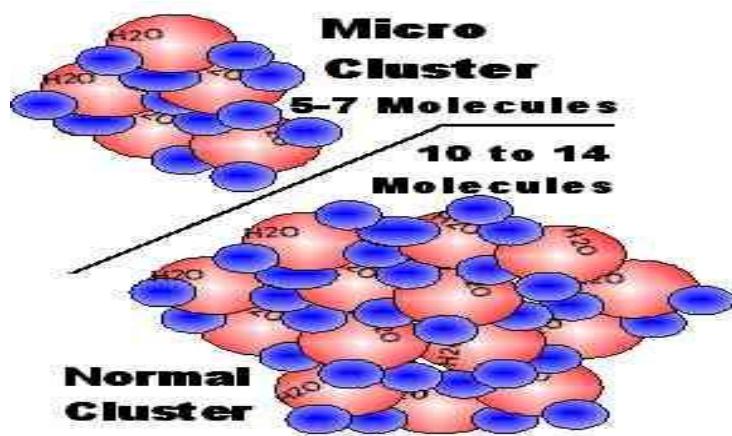
يتكون الماء كيميائياً من أيونات سالبة وأخرى موجبة وهذه الشحنات تكون في حالة اتزان حيث كان ترتيبه الأيوني منذ بدء الخليقة في حالة انتظام (موجب - سالب) (موجب - سالب) إلا إن هذا الترتيب قد اختلف بتأثير عوامل بيئية مختلفة ونتيجة لهذا الاختلال ظهر نوعان من الماء هما:

- ١- الماء الحي الذي يتصرف بانتظام أيونات جزيئاته (موجب - سالب) (موجب - سالب)
- ٢- الماء الميت الذي يتصرف باختلال نظامه الأيوني (موجب - موجب) (سالب - سالب) (الشكلي، 2003). ويتأثر الماء ويؤثر بطريقة فعالة على كل ما هو معروف من صور الطاقة الميكانيكية والحرارية والكهروكيميائية والضوئية واتضح حديثاً إن المغناطيسية ليست استثناءاً فهي تؤثر وتتأثر بالمياه (هلال، 1998). ذكر Jack Quinn وآخرون (1998) إن اغلب جزيئات الماء القطبية تترب ب بصورة عشوائية وعند تعريضها إلى مجال مغناطيسي قوي

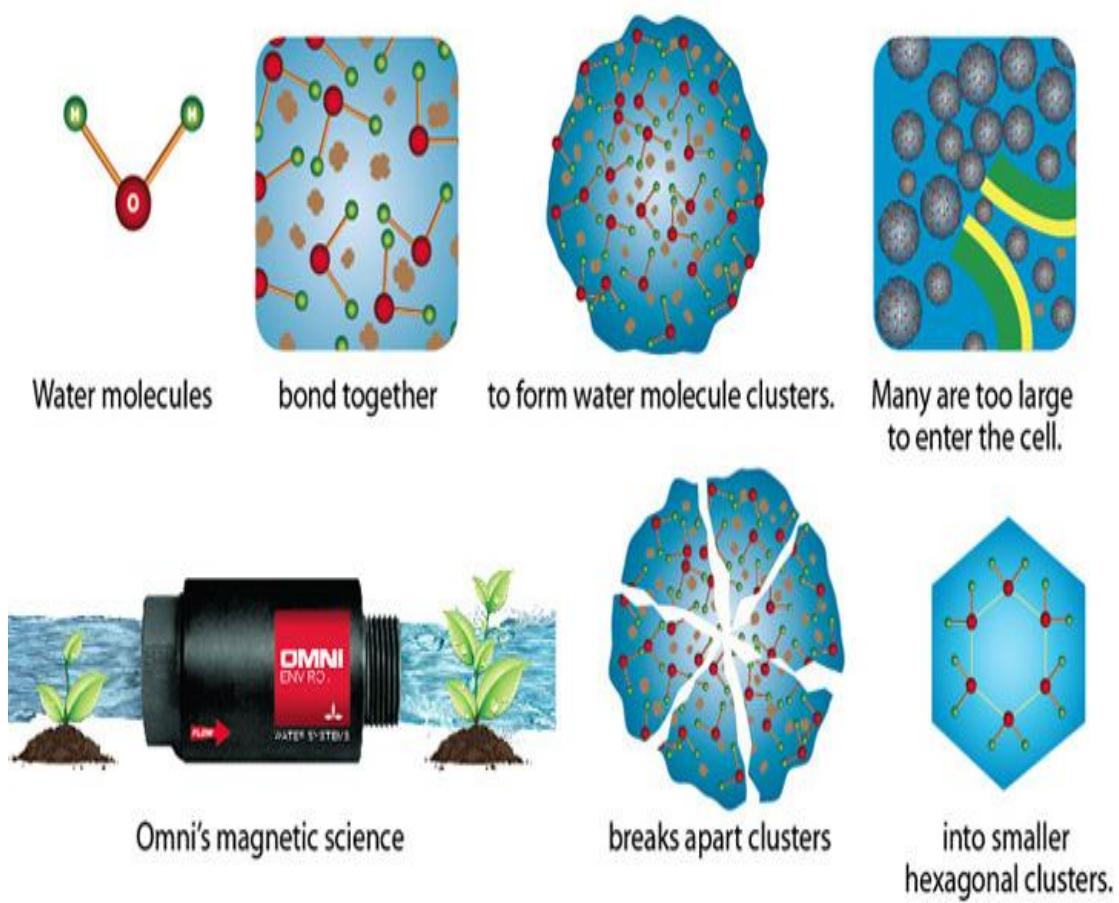
فإن عدداً كبيراً من الجزيئات المبعثرة الترتيب تتجه باتجاه المجال المغناطيسي. كما تزيد المغناطيسية من سرعة ترسيب الجزيئات العالقة في الماء وبقية السوائل، وتعتمد المعالجة المغناطيسية على كمية السائل المعد للمغناطة وقوة المغناطيس المستخدم ومدة التماس بين السائل والمغناطيس (Lam ، 2009).

وبين Lower (2005) إن المجال المغناطيسي يؤثر على زاوية ارتباط الهيدروجين بالأوكسجين في جزيئة الماء حيث تنخفض من  $105^{\circ}$  إلى  $103^{\circ}$  مما يؤدي إلى تكوين مجاميع عنقودية صغيرة تتجمع في 6 - 7 جزيئات بدلاً من 10 - 12 جزيئة لكل عنقود مما يؤدي إلى سهولة نقل المواد الغذائية وامتصاصها عبر جدران وأغشية الخلايا لذلك تبقى الخلايا أكثر طراوة (شكل: 9 و 10).

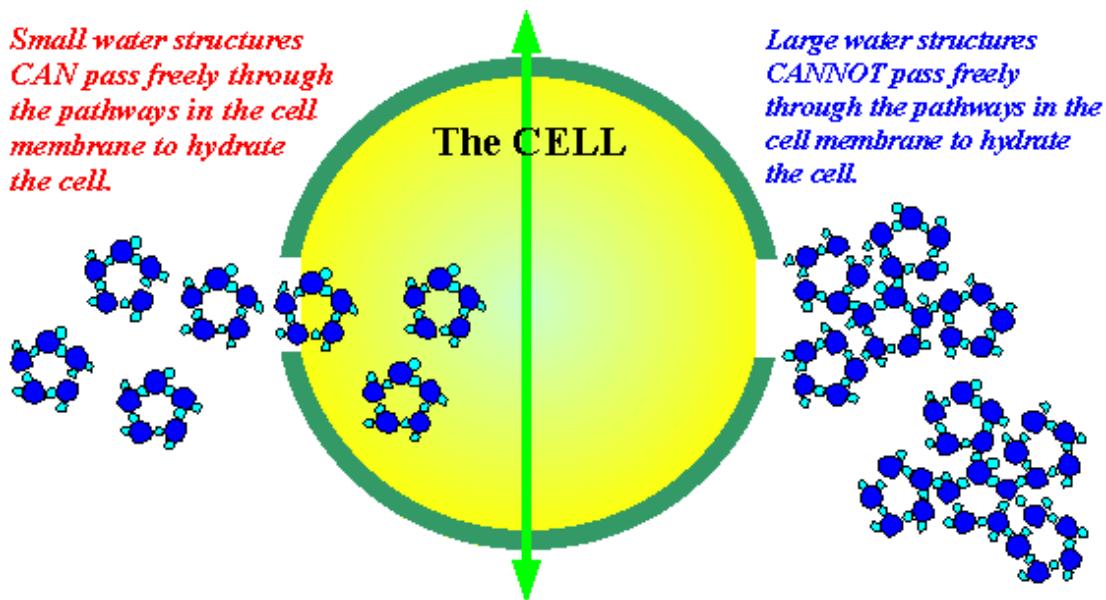
وقد أظهرت بعض الدراسات تغير 14 خاصية للماء (زيادة أو نقصان) بعد مرور الماء خلال المجال المغناطيسي مثل التوصيل الكهربائي وزيادة نسبة الأوكسجين المذاب في الماء والشد السطحي والتغير في سرعة التفاعلات الكيميائية وخاصية التبخر ومعامل الانكسار وثابت العزل الكهربائي والكتافة والزوجة وزيادة النفاذية وزيادة القدرة على إذابة الأملاح والأحماض والمعادن والفيتامينات (Kronenberg، Mikesell؛ 1985). إن معالجة الماء مغناطيسياً يكسبه طاقة كامنة تعمل على تنظيم شحنات الماء العشوائية مما يكسبه قدرة عالية على اختراق جدران الخلايا (شكل: 11) (Davis و Rawls، 1996).



شكل (9): تجزئة تجمعات جزيئات الماء الكبيرة بتأثير المغناطيسية (2007، Ionswork)



شكل (10): تأثير المعالجة المغناطيسية في حجم قطرة الماء (2010، Truehealthfacts)



شكل (11): نفاذ جزيئات الماء المعالجة مغناطيسياً خلال الغشاء الخلوي (Zanier, 2010)

عند مرور الماء خلال مجال مغناطيسي فإن أيون الهيدروجين والمعادن الذائية ستصبح مشحونة وهذه الشحنة تسبب افتراق مؤقت للمعادن من عناقيد الماء الجزيئية مما يؤدي إلى تحسين في الطعم، وجعل الماء عذباً أو خفيفاً (Soft Disclaimer, 2007).

بيّنت الكثير من الدراسات تأثير المغناطيسية على الخواص الفيزيائية للماء حيث وجد تحسن في سiolة الماء المعالج مغناطيسياً نتيجة لانخفاض حجم جزيئ الماء الذي يعمل على تقليل ضغط المساحة السطحية فتؤدي إلى خفض الغازات كالكبريتات والكلورين والكلورايد وغيرها، وانخفاض الشد السطحي للماء المعالج مغناطيسياً (Rao, 2002). كما وجد إن معاملة الماء بمجال مغناطيسي أو مجال كهرومغناطيسي أدت إلى خفض الشد السطحي للماء بزيادة عدد مرات المعاملة بجهاز المغناطة (Lee و Young, 2005). وذكر Oschman (2001) إن معالجة الماء مغناطيسياً لها تأثير مباشر في الماء من خلال عملها على خفض الشد السطحي للماء بشكل معنوي، كما أدت إلى رفع الـ pH مما أدى إلى زيادة قلوية الماء وانتظام جزيئات الماء بشكل خطى. في حين بين المعروف (2007) وجود تحسن في الخصائص

الفيزيائية لمياه الري المعالجة مغناطيسياً، حيث لوحظ انخفاض عالي المعنوية في قيم غليان المياه وكثافته وشده السطحي وزيادة عالية المعنوية في قيم درجة ذاتيته، بينما أدى الري بالمياه المعالجة مغناطيسياً والمياه العادي غير المعالجة إلى عدم التباين فيما بينها من حيث قيم الايصالية الكهربائية والـ pH وتركيز الايونات الموجبة والسلبية الذائبة بالمياه.

وتبيّن إن إمرار الماء خلال القمع المغناطيسي بشدة مجال مغناطيسي 500 كاوس أدى إلى انخفاض الكثافة وانخفاض الشد السطحي للماء بنسبة 4% وانخفاض الزوجة بمقدار 0.0067 سنتي ستوك بينما انخفضت كمية الماء المتاخرة من 0.72 – 0.69 غرام/ساعة وحدثت زيادة طفيفة في معامل الانكسار (الناصري، 2006). وهذا يتفق مع Hosoda وآخرون (2004) من إن تعريض الماء لمجال مغناطيسي قد أدى إلى زيادة معامل الانكسار. ووجد Lion و Fujimura (2009) أن الشد السطحي للماء ازداد بنسبة  $1.83 \pm 0.18\%$  عند المجال المغناطيسي العالي (10 تسلا).

ذكر Colic وآخرون (1998) إن لزوجة الماء المعالج مغناطيسياً انخفضت بنسبة 30–40% مما سبب سهولة اختراف الماء المعالج مغناطيسياً للأغشية الخلوية للنبات وزيادة نفاذيتها. كما لوحظ إن الماء المقطر النقي لم تتغير خواصه عند معالجته بالمجال المغناطيسي، إلا إن إجراء المعالجة المغناطيسية بعد تعريض الماء المقطر النقي إلى  $O_2$  قد غيرت بعض خواص الماء مثل أنماط الاهتزاز والإمكانية اللاكتروليتية (Ozeki و Ichiro، 2006). وبين Holysz وآخرون (2007) إن المجالات المغناطيسية الضعيفة (15 ملي تسلا) أظهرت زيادة في معدل التبخر للماء.

ومن المثير للدهشة هو إن المجالات المغناطيسية الواطئة جداً قد تؤثر على قابلية ذوبان الغازات في ماء البحر (تزايد قابلية الذوبان عند المجال المغناطيسي 20 – 50 مايكرو تسلا)

و (Winklhofer و Pazur، 2008). ومثل هذه المجالات المغناطيسية قد تزيد أيضاً من معدل تبخر الماء ومعدل انحلال الأوكسجين (اعتماداً على طبيعة الأوكسجين البارامغناطيسية) (Kitazawa، 2001) كما بين (Chaplin، 2004) إن معالجة الماء مغناطيسياً تعمل على زيادة كمية الأوكسجين المذاب في الماء. وبين بابكر (2002) إن الماء المار من خلال مجال مغناطيسي بشدة 2000 كاوس حصلت فيه زيادة في  $\text{pH}$  بنسبة 2.857% وزنها في التوصيل الكهربائي بنسبة 13.333%.

### ٦ - ٣ . ذاكرة الماء المقاطيسية

أظهرت بعض البحوث المثيرة جداً إن تجمعات جزيئات الماء (العناقيد Clusters) تمتلك ذاكرة ويمكنها أن تتذكر وتحمل بصمة (imprint) الطاقة المغناطيسية التي تتعرض لها أثناء مرورها بال المجال المغناطيسي للأرض أو من خلال مرورها بالصخور البارامغناطيسية وهذه تسمى بذاكرة الماء (Water memory)، في الحقيقة إن هذه الذاكرة تدمر عند وصولها إلى الحفريات وبالتالي تجعل الماء الصالح للشرب بدون حياة (Lake، 1995).

و اقترح Colic و Morse (1999) إن ذاكرة الماء المغناطيسية هي عبارة عن مزيج من السطح البيني interface القلق للسائل والغاز وإنتاج أنواع الأوكسجين الفعالة وان التأثيرات تدوم لعدة دقائق أو ساعات بعد معالجة الماء مغناطيسياً.

كما تبين إن التأثيرات المغناطيسية يمكنها أن تبقى في الجزيئات لمدة معينة بعد تعرضها إلى المجال المغناطيسي وهذا السلوك يدعى بالذاكرة المغناطيسية magnetic memory (Ellingsen، 1997). وتتراوح مدة تأثير الذاكرة المغناطيسية بين 10 دقائق (Parsons، 1993) و 143 ساعة (Kristiansen، 1979) وحتى 120 ساعة (Highashitani، 1992) و آخرون، (1993) بعد اكتمال التعريض للمجال المغناطيسي. في حين

أكَد Hilal و (2000) إن المواد البارامغناطيسية (البروتينات الحاوية على أيونات معدنية كالسيتوكروم الموجودة في النبات وبعض العضيات كالمايتوكوندريا والكلوروبلاست) والمُواد الدايريا مغناطيسية (القسم الأعظم للمواد البايولوجية كالبلاستيدات الخازنة للنشاء والمواد الدايريا مغناطيسية (القسم الأعظم للمواد البايولوجية كالبلاستيدات الخازنة للنشاء Amyloplast) لا تستطيع أن تحفظ بالتأثير المغناطيسي بعد إزالة المجال المغناطيسي الخارجي حيث ظهر فقدان هذا الأثر بعد 72-96 ساعة وعلى هذا فإن مياه الري المعالجة مغناطيسياً تفقد بعض الخواص جزئياً بعد مسيرة المياه إلى عدة مئات من الأمتار التي قد تصل إلى 650 متراً. بينما أوضح Kronenberg (1985) و Smith (2005) إن الماء يحتفظ بالخواص المغناطيسية بعد المعالجة المغناطيسية مدة 48 ساعة ثم يبدأ باستعادة خواصه الأصلية تدريجياً. أما نتائج Lipus وآخرون (2001) فكانت مختلفة حيث ذكروا إن تأثيرات المغناطيسية تفقد بعد إزالة المغناطيس، وتتجسد ذاكرة الماء المغناطيسية في تعديل العديد من العمليات الفيزيائية والكميائية مثل تعديل القوى المحركة للتفاعلات الكيميائية (Baran وآخرون، 2006).

#### 2 - 6 - 4. طائق معالجة الماء مغناطيسيا

اكتشف العلماء الروس طريقة لمعالجة الماء مغناطيسيا تعمل على ترتيب الجزيئات الداخلية للماء وأساس هذه الفكرة هو تسلیط مجال مغناطيسي على الماء لمدة زمنية أو إمرار الماء من خلال مجال مغناطيسي حيث تترتب جزيئات الماء كشحنات كهربائية ويطلق عليه عندئذ بالماء المعالج مغناطيسياً. وهناك طائق عديدة لمعالجة الماء مغناطيسياً، وعموماً يمكن إبقاء مغناطيس ذو شدة مجال مغناطيسي 1000 كاووس في تماس ثابت مع وعاء (غير معدني) مملوء بالماء لمدة 24 ساعة أو أكثر وهذا يؤدي إلى الحصول على ماء معالج مغناطيسياً يمتاز بنوعية ممتازة ويستخدم في أغراض علاجية مختلفة. إن إبقاء قطعة مغناطيس بتماس مع الماء

لمدة زمنية معينة تجعله يكتسب شحنة وخواص مغناطيسية ومثل هذا الماء المعالج مغناطيسياً له

تأثيراته حتى على جسم الإنسان عندما يؤخذ بانتظام ولمدة معينة (Verma, 2011).

وقد أكد Lam (2009) إن هناك علاقة بين سرعة تدفق وكمية الماء المراد معالجتها

مغناطيسياً وكثافة الفيض المغناطيسي، ويمكن الحصول على ماء معالج مغناطيسياً بطريقة

بساطة من خلال إحاطةوعاء يحتوي على لترتين من الماء بقطفين على شكل أقراص مغناطيسية

ذات شدة مجال مغناطيسي 3000 كاوس تضمن معالجته مغناطيسياً بعد 12 - 24 ساعة،

كما يمكن الحصول على نتيجة مماثلة عن طريق إمرار الماء خلال أقراص مغناطيسية تصل

شدتها إلى 1000 كاوس، كما أشار أيضاً إلى إن درجة التمagnetization تعتمد على كمية السائل المراد

مغناطيسه وقوه المغناطيس المستخدم لهذا الغرض ومدة تماس السائل مع المغناطيس.

هناك ثلاثة أنواع من الماء المعالج مغناطيسياً كما ذكرها Siegfried و Zoltan

(1997) والشكلي (2003) هي: الماء المعالج مغناطيسياً شمالي القطب والماء المعالج

مغناطيسياً جنوبى القطب والماء المعالج مغناطيسياً ثانئي القطب، وان الماء المعالج مغناطيسياً

ثانئي القطب هو الأكثر شيوعاً في الاستخدام اليومي وذلك لتأثيره المتعادل عند الاستخدام.

إن السلوك المغناطيسي العام للمادة يمكن أن يتغير على نحو واسع اعتماداً على تركيب

المادة خصوصاً في ترتيبها الإلكتروني فقد لوحظ عدة أشكال من السلوك المغناطيسي في مواد

مختلفة وهي تتضمن:

1. المواد الفيرومغناطيسية والفيريمغناطيسية وهذه المواد تتجذب للمغناطيس بقوة حيث إن

الجذب يمكن تحسسه، وهذه المواد هي الوحيدة التي يمكنها أن تحتفظ بالمغناطيسية

وتصبح مغناط. إن المواد الفيريمغناطيسية والتي تتضمن الـ Magnetite و Ferrites

و Lodestone تشبه المواد الفيرومغناطيسية إلا أنها أضعف منها وان الفرق بين المواد

الفiero مغناطيسية والفiero مغناطيسية يعود إلى تركيبها المجهري. وهذه المواد تحفظ بالخواص المغناطيسية عند تعریضها إلى مجال مغناطيسي خارجي ولا تفقدها عند زوال المؤثر.

2. المواد البارامغناطيسية مثل البلاتين والألمانيوم والأوكسجين وهي ضعيفة الانجداب للمغناطيس وهذا التأثير اضعف بمئات وآلاف المرات من انجذاب المواد الفiero مغناطيسية لذلك يمكن اكتشافه فقط باستخدام آلات حساسة أو استخدام معانط قوية جداً. المواد البارامغناطيسية تفقد المغناطيسية عند زوال المؤثر مباشرة.

3. المواد الديايمغناطيسية مثل الكاريون والنحاس والماء والبلاستيك تتفر بشكل ضعيف جداً من قبل المغناطيس، وان نفاذية المواد الديايمغناطيسية اقل من نفاذية الفراغ. المواد الديايمغناطيسية تكتسب المغناطيسية وتستمر فيها حتى بعد زوال المؤثر لفترة معينة تعتمد على قوة المصدر والمستقبل. (Wikipedia, 2011).

2 - 6 - 5. تأثير شدة المجال المغناطيسي في نمو النبات وتطوره

لم يعرف إلا القليل حول كيفية قيام المجال المغناطيسي بتحفيز أو إعاقة نمو النبات حتى عام 1980، حيث ذكر Wojcik (1995) انه في بداية عام 1980 ذكر الباحث الياباني Shimazaki Fujio Shimazaki Aladjadjiyan الثابتة يمكن أن تحسن إنبات البذور وتسرع نمو النباتات. وقد أيد ذلك (2002) حيث ذكر إن المجال المغناطيسي اثر في أعلى إنبات للبذور وقوة الحاصل. كما بين Aladjadjiyan Ylieve (2003) إن سبب هذا التأثير يمكن أن يبحث في وجود الخواص البارامغناطيسية في البلاستيدات الملونة والتي يمكن أن تسبب تسريع أيضاً البذور بوساطة

المعالجة المغناطيسية. ومن جانب آخر ذكر إن المجال المغناطيسي يؤثر في صفات مختلفة للنباتات مثل إنبات الجذور ونمو البادرات والتكاثر الذي يشمل نمو الخلايا المرستيمية وتطور الكلوروфил (Atak وأخرون، 1997 ؛ Reina وأخرون، 2001). إن تأثير المجال المغناطيسي على إنتاجية المحاصيل المختلفة قد تم دراستها من قبل العديد من الباحثين، وقد تم إثبات إن التوليفة المناسبة للحث والعرض للمجال المغناطيسي قد سرع المراحل المبكرة لتطور النبات وحسن من معدل الإنتاج لذلك يمكن أن يستعمل تأثير المجال المغناطيسي كبديل لمعاملة النباتات بالطرق الكيميائية لتطوير كفاءة الإنتاج (Aladjadjiyan، 2003).

تناولت الكثير من الدراسات تأثير الماء المعالج مغناطيسياً إلا إن القليل منها تناولت تأثير شدة المجال المغناطيسي الذي تتعرض له جزيئات الماء عند معالجتها مغناطيسياً في نمو نباتات الزينة وتزهيرها. إن تعريض الماء إلى شدات مجال مغناطيسي مختلفة قد ينعكس على طبيعة التغيرات في خصائص الماء الكيميائية والفيزيائية مما يؤثر في سرعة امتصاصه من قبل النبات. وجد أمين وأخرون (2011) عند دراسة تأثير السقي بالماء المعالج مغناطيسياً بإمراهه من خلال جهازي مغنترون أحدهما يولد شدة مجال مغناطيسي 500 كاوس والثاني يولد 1500 كاوس إن ربي نباتات الورد الشجيري *Rosa damascena* بالماء المعالج مغناطيسياً أدى إلى زيادة معنوية في معظم صفات النمو الخضري والزهري متمثلة في ارتفاع النبات وعدد الأفرع وقطر الفرع وعدد الأوراق والمساحة الورقية وكمية الكلوروفيل وعدد الأزهار وقطر الزهرة وفترة التزهير وال عمر المزهري والوزن الجاف وتقوّق معاملة الماء المعالج مغناطيسياً بشدة مجال 500 كاوس. وأشار Cantor وأخرون (2002) لدى دراستهم سلوك ثلاثة أصناف من أبصال الكلاديولس بعد تعريضها إلى مستويين من المجال المغناطيسي 0.5 و 3 كاوس إلى حصول زيادة في أطوال الجذور ونمو القمة النامية للكورمات والكريمات المعالجة بالمجال المغناطيسي 3 كاوس مقارنة

مع المعالجة بالمجال المغناطيسي 0.5 كاوس. وأدت معاملة بذور نبات الحنة بالمجال المغناطيسي من 0 - 100 كاوس إلى حصول زيادة معنوية في كمية الماء الممتص من قبل البذور وبالتالي انعكست على زيادة إنبات البذور (Reina وآخرون، 2001). كما ذكر باشي (2006) أن تعریض العُقل الطرفية نصف الغضة من نبات الكاريسيا *Carissa grandiflora* بطول 8 - 10 سم إلى مجال مغناطيسي إلى منتصفها بشدة مجال مغناطيسي 500 كاوس لمدة دقيقة أدى إلى زيادة طفيفة في نسبة التجذير وعدد الجذور المتكونة على العُقل مقارنة بالعقل غير المعاملة.

لوحظ إن معاملة بذور زهرة الشمس *Helianthus annuus* بشدات مختلفة من المجال المغناطيسي (0 و 500 و 1000 و 1500 و 2000 و 2500 كاوس) لمدد مختلفة 1 و 2 و 3 و 4 ساعة أدت إلى زيادة في سرعة الإنبات وطول البادرة والوزن الجاف للبادرات وقد تفوقت المعاملات من 500 - 2000 كاوس مع فترة التعرض 2 ساعة على باقي المعاملات كما لوحظ أيضا زيادة معنوية في طول وحجم وانتشار الجذر بعد شهر من الإنبات (Vashisth و Nagrajan، 2010).

**2 - 6 - 6. تأثير الماء المعالج مغناطيسيًا في النمو الخضري والزهري**

بيّنت الدراسات المختلفة إن معالجة الماء مغناطيسيًا قد أدت إلى تحسين نمو وحاصل العديد من النباتات، فقد وجد إن سقى نباتات حلق السبع بالماء المعالج مغناطيسيًا قد زاد من عدد الأفرع/نبات والمساحة الورقية ومحتوى الكلوروفيل والوزن الجاف وزيادة محتوى الأوراق من العناصر K و Cu وكذلك زيادة عدد النورات الزهرية قطر النورة الزهرية وطول حامل النورة الزهرية والوزن الجاف للنورات الزهرية (أمين، 2008). كما وجد إن ري نباتات الآيس بالماء المعالج مغناطيسيًا قد أدى إلى تحسين صفات النمو الخضري (قطر الساق ومحتوى الأوراق من

الكلوروفيل وعدد الأوراق والوزن الجاف)، كما أدى أيضاً إلى تحسين النمو الزهري ( قطر الأزهار وطول الحامل الزهري وقطر الحامل الزهري والوزن الجاف للأزهار) (امين، 2009).

وفي دراسة حول تأثير سقي نباتات الورد الشجيري بالماء المعالج مغناطيسياً وجد امين وعبد العزيز (2011) إن ري النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً أدى إلى زيادة معنوية في معظم صفات النمو الخضري والزهرى المدروسة المتمثلة في ارتفاع النبات وقطر الفرع وعدد الأوراق والمساحة الورقية وكمية الكلوروفيل في الأوراق والوزن الجاف للنمو الخضري والنسبة المئوية للعناصر N و P و K وفترة التزهير والعمر المزهري. كما وجد إن سقي نباتات الداليا والرانكيل بالماء المعالج مغناطيسياً قد أدى إلى تحسين صفات النمو الخضري والزهرى والجذور الدرنية (الفتلاوى، 2007). وأدى سقي نباتات الجعفري بالماء المعالج مغناطيسياً إلى تحسين صفات النمو الخضري والزهرى، حيث تمثلت صفات النمو الخضري في كل من ارتفاع النبات وعدد التفرعات وقطر الساق الرئيس، أما صفات النمو الزهري فتمثلت في عدد الأزهار/ نبات وقطر الزهرة (الجبوري، 2006).

تبين إن استعمال ماء سقي معالج مغناطيسياً لنباتات الزينة (الزينيا والقرنفل والجيبريرا) قد أدى إلى حصول تحسن في كل من طول النبات وقطر الساق ومعدل عدد الأوراق والمساحة الورقية والوزن الرطب والجاف للمجموع الخضري والوزن الرطب للمجموع الجذري وصلت إلى مستوى المعنوية، كما لوحظ إن ري نباتات الجيبريرا بالماء المعالج مغناطيسياً قد أدى إلى زيادة نسبة النباتات المزهرة الكلية وعدد الأزهار وبنسبة بلغت 12.38% و 24.73% على التوالي مقارنة بالماء غير المعالج مغناطيسياً (المعاضيدى، 2006). وفي دراسة حول تأثير سقي أربعة أنواع من نباتات الزينة Dahlia و Salvina و Marigold و Impatiens بالماء المعالج مغناطيسياً وجد Lawlor و Leahy (1988) إن الري بالمياه المعالجة مغناطيسياً أدى إلى

زيادة معنوية في محتوى الكلوروفيل بالنسبة إلى Impatients و Salvina و Dahlia، أما بالنسبة لنبات Marigold لم يلاحظ فرقاً معنواً بين معاملتي الماء المعالج مغناطيسياً والماء العادي، كما لوحظ تفوق معنوي وسرعة في النمو لجميع النباتات المعاملة بالماء المعالج مغناطيسياً قياساً إلى الماء العادي غير المعالج . كما وجد O'Kid y و O'Riodan (1998) إن ري حشائش المسطحات الخضراء بالمياه المعالجة مغناطيسياً أدى إلى زيادة معنوية في تركيز الكاربوهيدرات، وبالتالي سوف تزيد من قدرتها على مقاومة الظروف المناخية غير الملائمة، كما إن الري بالماء المعالج مغناطيسياً أدى إلى تفوق النباتات بالنمو مما انعكس على مقاومتها للإصابة بالأضرار. كما بين Khattab وآخرون (2000) إن سقي كريمات نبات الكلadiyols بالماء المعالج مغناطيسياً أدى إلى زيادة نسبة الكاربوهيدرات والسكريات قياساً بالنباتات التي سقيت بماء غير معالج مغناطيسياً.

وجد ارحيم (2009) عند استخدام أربعة أنواع من مياه الري هي مياه ري غير معالجة مغناطيسياً مالحة وعدبة ومياه معالجة مغناطيسياً بشدة مجال مغناطيسي 2000 كاوس مالحة وعدبة في ري نباتات زهرة الشمس *Helianthus annuus* L. إن هناك زيادة في ارتفاع النبات بلغت 132 و 149 سم للمياه المعالجة مغناطيسياً المالحة والعذبة قياساً بـ 110 و 135 سم للمياه غير المعالجة مغناطيسياً المالحة والعذبة على التوالي، والمساحة الورقية  $2.67 \text{ m}^2$  و  $3.18 \text{ m}^2$  /نبات قياساً بـ  $2.21 \text{ m}^2$  و  $2.85 \text{ m}^2$  /نبات لمياه الري المالحة والعذبة المعالجة مغناطيسياً والمالحة والعذبة غير المعالجة مغناطيسياً على التوالي.

## 3. المواد وطرق العمل Materials and Methods

### 3 - 1. خطوات البحث

تضمنت الدراسة إجراء تجربتين منفصلتين في حديقة قسم البستنة/كلية الزراعة/جامعة بغداد الواقعة في الجهة الشمالية الشرقية للقسم باستعمال صنفين مختلفين من نباتات حلق السبع (كل تجربة على صنف) وباستعمال نفس المعاملات في كلا التجربتين، إن صنفي حلق السبع اللذان تم اختيارهما للدراسة هما "Rocket Mix" و "Snapshot Mix" ، صورة رقم (1). تم استيراد بذور هذين الصنفين من شركة إنتاج البذور الأمريكية Pan American Seed عن طريق أحد المكاتب الزراعية في بغداد بعد مشاهدتنا لهما في معرض بغداد الدولي للزهور الذي أقيم في شهر نيسان عام 2009 لما يمتازان به من قيمة تنسيقية وجمالية.



صورة (1): الصنف "Rocket Mix" (إلى اليمين) والصنف "Snapshot Mix" (إلى اليسار).

نفذت التجربتين للفترة من 15/10/2009 إلى 15/10/2010 وقد بدأت خطوات البحث بتهيئة الأرض حيث تم مكافحة الأدغال باستعمال مبيد الأدغال الكليفوسيت بتركيز 25 مل/لتر ماء ثم تم حراثتها وتعييمها وتعديلها ، كما تم إضافة المبيد الفطري Redomel (مبيد محبب) بمعدل 10 غم/م<sup>2</sup> بخلطه مع الطبقة السطحية للترية ثم رویت الأرض رية ثقيلة للسماح للأدغال بالنمو من جديد ثم تم مكافحتها عن طريق رشها بمبيد الأدغال الكليفوسيت بنفس

الكمية المذكورة أعلاه. قسمت ارض التجربة إلى ثمانية ألواح أبعاد كل لوح  $5.0 \times 4.5$  م.

أضيف السماد العضوي Fert Organo (إنتاج الشركة العالمية لтехнологيا الأسمدة IFTC -

الأردن) المعامل حرارياً والمعقم والخالي من بذور الأدغال والذي يتركب من مادة عضوية 60 -

70% N و 2.5% P<sub>2</sub>O<sub>5</sub> و 1.6% K<sub>2</sub>O بسبة 1% (وزن - وزن) تم حسابها

على أساس مساحة الألواح المعدة للزراعة وعلى عمق 7.5 سم وبذلك تم إضافة 22.5 كغم من

السماد العضوي إلى كل لوح خلطت مع التربة، ملحق (1) (عاتي، 2004). زرعت بذور صنفي

حلق السبع "Rocket Mix" في أطباق بلاستيكية أبعادها

(13.5×16×30 سم) تحتوي على البتموس Peat Moss بتاريخ 6/10/2009 ووضعت في

الظللة الخشبية التابعة لقسم البستنة وبعد إنبات البذور ووصول الدايات إلى ارتفاع مناسب (3 -

4 سم) تم تفريدها في أطباق فلينية بتاريخ 2/11/2009 وغطيت بشبكة بيضاء لحمايتها من

الطيور. نقلت الدايات بعد وصولها إلى طول 10 سم تقريباً إلى الأرض المخصصة للتجربة

بتاريخ 25/12/2009 حيث خصصت الألواح الأربع الأولى لزراعة شتلات الصنف

"Snapshot Mix" وقد زرعت بصفوف المسافة بين صف وآخر 40 سم والمسافة بين نبات

Rocket وآخر 40 سم، أما الألواح الأربع الأخرى فقد زرعت فيها شتلات الصنف الآخر

"Mix" بنفس المسافات السابقة. تم الحصول على درجات الحرارة العظمى والصغرى والرطوبة

النسبية لأشهر الدراسة من محطة أبحاث الرائد لأنواع الجووية - أبي غريب، ملحق (2).

### 3 - 2. المعاملات المستخدمة في التجربة

تم رش المجموع الخضري لنباتات حلق السبع بمنظم النمو النباتي Brassinolide تركيز

المادة الفعالة (0.1%) كما موضح في الملحق (3) الذي يبين بعض الخصائص الكيميائية

والفيزيائية لمنظم النمو النباتي Brassinolide (منتج من قبل شركة Chengdu Newsun

Biochemistry Co., Ltd. و 0.025 و 0.05 (الصين) باستخدام أربعة تراكيز هي (0

و 0.1 ملغم/لتر) ولرشتين نفذت الرشة الأولى بتاريخ 19/1/2010 (بعد 25 يوما من تاريخ

زراعتها في الأرض) عند بلوغ النباتات عمر 4 - 5 أزواج من الأوراق الحقيقة والرشة الثانية

بعد مرور ثلاثة أسابيع من الرشة الأولى. تم رش المجموع الخضري بمنظم النمو النباتي

CPPU (منتج من قبل شركة Green Plantchem Co., Ltd. - الصين) تركيز المادة الفعالة

(98%) كما موضح في الملحق (4) الذي يبين بعض الخصائص الكيميائية والفيزيائية لمنظم

النمو النباتي CPPU . رشت النباتات بالتراكيز (0 و 4 و 8 ملغم/لتر) مرتين أجريت الرشة

الأولى بعد أسبوع من رش النباتات بمنظم النمو Brassinolide والرشة الثانية بعد ثلاثة أسابيع

من الرشة الأولى. أضيفت مادة الصابون السائل بمعدل قطرتين لكل لتر من محلول الرش كمادة

ناشرة، رشت النباتات بـ تراكيز منظمي النمو حتى البطل النام باستخدام مرشة يدوية. أما معالجة

ماء الري بشدات مختلفة من المجال المغناطيسي فقد استخدم فيها ثلاثة أنواع من الأجهزة

المغناطيسي Magnetrons، الأول مصنع من قبل شركة ركن التقنيات المغناطيسية الإمارانية

وهو بقطر 411 أنج وبشدة 500 كاووس والنوع الثاني مصنع محلياً وبقطر 1 إنج وبشدة 1000

كاوس أما النوع الثالث فهو مصنع من قبل شركة ركن التقنيات المغناطيسية الإمارانية وبقطر

43 إنج وبشدة 1500 كاووس والأجهزة المستخدمة ثنائية القطب، ملحق (5). تم التأكيد من

شدات المجال المغناطيسي للأجهزة المستخدمة في التجربة بواسطة جهاز Gauss Meter في

وزارة العلوم والتكنولوجيا/قسم معالجة المياه. استعمل ماء البئر في ري النباتات حيث تمت

معالجته مغناطيسياً وذلك بإمراهه من خلال أجهزة Magnetrons المختلفة الشدة لمرة واحدة فقط

حيث تم ري النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً طيلة مدة البحث باستخدام الأنابيب البلاستيكى

(الصوندة). تم تحليل عينة من ماء البئر في وزارة العلوم والتكنولوجيا/قسم معالجة المياه لمعرفة مدى صلاحيته لري النباتات قبل إجراء البحث كما موضح في الجدول (1).

**جدول (1): بعض خصائص ماء البئر المستخدم في الري.**

الوحدة	القراءة	الخاصية
-	7.47	pH
Ds.M <sup>-1</sup>	1.285	EC

وضع برنامج تسميدي ثابت حيث سمدت النباتات بالسماد الكيميائي King Life Fruit (ايطاليا - GREEN HAS ITALIA S.P.A) المكون من N و P و K (6 - 9.5 - 18%) مع المغنيسيوم (Mg 4%) والبورون (B 2%) والحديد (Fe) والمنغنيز (Mn 0.80%) والمولبدينوم (Mo 0.08%) والزنك (Zn 0.80%) حيث أضيفت رشأً على المجموع الخضري للنباتات بمعدل 1 غم/لتر حسب توصية الشركة المصنعة وبواقع رشة كل أسبوعين طيلة مدة البحث. أجريت عمليات الخدمة الازمة من عزق وتعشيب ومكافحة الإصابات الحشرية والمرضية كلما دعت الحاجة لذلك، ثبتت نباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix" بساندات خشبية للمحافظة على نمو النبات بصورة قائمة. استخدم المبيد الحشري Reef-Bride (25% WP) المادة الفعالة فيه Imidacloprid 25% (وزن / وزن) لمكافحة عنكبوت الغبار بتركيز 500 ملغم/لتر ماء حسب توصية الشركة المصنعة.

### **3 - 3. تحليل التربة**

أخذت عينات من تربة الزراعة عشوائياً بعد إضافة السماد العضوي Organo Fert لها قبل الزراعة وتم تحليلها في مختبر التربة التابع لوزارة العلوم والتكنولوجيا، جدول (2).

**جدول (2): بعض الصفات الكيميائية والفيزيائية لتربة الزراعة.**

الوحدة	القراءة	الصفة	
—	7.80	درجة تفاعل التربة ( pH ) ( 1 : 1 )	
Ds.M <sup>-1</sup>	1.396	التوصيل الكهربائي EC ( 1 : 1 )	
G.Kg <sup>-1</sup>	3.10	المادة العضوية	
	260	الكلس	
	Nil	الجيس	
Mg.Kg <sup>-1</sup>	17.2	النتروجين الظاهر	
	3.40	الفسفور الظاهر	
	33.00	البوتاسيوم الظاهر	
Mm.L <sup>-1</sup>	Nil	الكاربونات	الإيجونات السالبة الذائية
	5.84	البيكاربونات	
	4.61	الكلوريد	
G.Kg <sup>-1</sup>	772	الرمل	مفصولات التربة
	140	الغرين	
	88	الطين	
رمليه مزيجية		النسجة	
Mg.Kg <sup>-1</sup>	1.5	Cu <sup>++</sup>	الإيجونات الموجبة الظاهرة ( *DTPA )
	6.3	Zn <sup>++</sup>	
	15.5	Mn <sup>++</sup>	
	11.4	Fe <sup>++</sup>	
	1.08	Pb <sup>++</sup>	
	0.04	Cd <sup>++</sup>	

\* DTPA = Diethylene Triamine Pentaacetic Acid

### 3 - 4. تحليل ماء الري المستخدم في البحث

أخذت عينات من ماء الري (ماء البئر) غير المعالج والمعالج بشدات المجال المغناطيسي المختلفة وتم تحليلها في مختبرات وزارة العلوم والتكنولوجيا / قسم معالجة المياه، جدول (3).

### 3 - 5. التصميم التجاري

صممت كل تجربة وفق تصميم التجارب العاملية المتشعّش Nested-Factorial Experiments Design لدراسة تأثير ثلاثة عوامل هي منظم النمو النباتي Brassinolide ويرمز له (BL) ومنظم النمو النباتي CPPU ويرمز له (CP) وشدة المجال المغناطيسي ويرمز له (MW). قسمت المساحة المخصصة للبحث إلى ثمانية ألواح تضمنت كل تجربة أربعة ألواح تم عزل كل لوح عن الآخر مسافة متر واحد كحد أدنى لتجنب التداخل الذي قد يحصل عند الري بأنواع الماء المعالج مغناطيسيًا. تضمن كل لوح على ثلاثة مكررات في كل مكرر 12 صفاً من النباتات في كل صف 4 نباتات وبذلك يكون عدد النباتات المزروعة في كل لوح 144 نبات وزرعت عليها معاملات منظمي النمو النباتية عشوائياً. تم ري اللوح الأول بالماء الاعتيادي (ماء البئر) (0) واللوح الثاني بالماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 500 كاوس واللوح الثالث بالماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 1000 كاوس واللوح الرابع بالماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 1500 كاوس. تضمنت معاملات منظمي النمو النباتية Brassinolide (BL) و CPPU (CP) على 12 معاملة كما موضح في الجدول (4). تم تحليل البيانات وفق البرنامج الإحصائي GenStat وقورنت المتوسطات الحسابية باستعمال اختبار اقل فرق معنوي L.S.D. عند مستوى احتمال 0.05 (الساهوكي ووهيب، 1990).

جدول (3): بعض الصفات الكهروتحلية والفيزيائية والكيميائية لماء الري قبل وبعد المعالجة المغناطيسية.

الوحدة	بعد المعالجة المغناطيسية			قبل المعالجة المغناطيسية	الصفات
	1500	1000	500		
-	7.3	7.2	7.5	7.3	Ph
Ds.M <sup>-1</sup>	1.257	1.277	1.279	1.289	EC
Mg.L <sup>-1</sup>	567	575	569	579	TDS*
	20	28	15	30	TSS**
	500	800	1200	900	TH***
N.M <sup>-1</sup>	54.1	57.2	53.6	61.5	الشد السطحي
G.Ml <sup>-1</sup>	0.9962	0.9966	0.9959	0.9968	الكتافة
-	1.0009	1.0009	1.0009	1.0007	معامل الانكسار
G.10ml <sup>-1</sup>	3.20	3.11	3.22	3.04	الذوبانية
S.st	0.819	0.821	0.817	0.834	النروجة
Mg.L <sup>-1</sup>	10.3	9.7	10.2	10.3	N
	0.18	0.17	0.18	0.19	P
	0.87	0.87	0.87	1.00	K <sup>+</sup>
	128.2	124.2	132.4	128.2	Ca <sup>++</sup>
	143.6	119.0	164.3	140.0	Mg <sup>++</sup>
	0.04	0.05	0.03	Nil	Fe <sup>++</sup>
	0.06	Nil	Nil	Nil	Zn <sup>++</sup>
	Nil	Nil	0.021	0.054	Cu <sup>++</sup>
	Nil	Nil	Nil	Nil	Mn <sup>++</sup>
	0.10	0.17	0.16	0.56	BO <sub>3</sub> <sup>-</sup>
	96	106	108	132	SO <sub>4</sub> <sup>--</sup>
	13.88	13.97	12.84	15.06	NO <sub>3</sub> <sup>-</sup>
	155	155	150	145	Cl <sup>-</sup>
	0.33	0.31	0.15	0.10	Free

TDS\* = التعكيرية      TSS\*\* = الأملاح الذائبة الكلية      TH\*\*\* = العسرة الكلية

جدول (4): رموز معاملات منظمي النمو النباتية **Brassinolide** و **CPPU** والتراكيز المستخدمة في البحث.

الترانكيرز (ملغم/لتر)	رمز المعاملة	رقم المعاملة
<b>0 × 0</b>	<b>CP0 × BL0</b>	<b>T1</b>
<b>4 × 0</b>	<b>CP1 × BL0</b>	<b>T2</b>
<b>8 × 0</b>	<b>CP2 × BL0</b>	<b>T3</b>
<b>0 × 0.025</b>	<b>CP0 × BL1</b>	<b>T4</b>
<b>4 × 0.025</b>	<b>CP1 × BL1</b>	<b>T5</b>
<b>8 × 0.025</b>	<b>CP2 × BL1</b>	<b>T6</b>
<b>0 × 0.05</b>	<b>CP0 × BL2</b>	<b>T7</b>
<b>4 × 0.05</b>	<b>CP1 × BL2</b>	<b>T8</b>
<b>8 × 0.05</b>	<b>CP2 × BL2</b>	<b>T9</b>
<b>0 × 0.1</b>	<b>CP0 × BL3</b>	<b>T10</b>
<b>4 × 0.1</b>	<b>CP1 × BL3</b>	<b>T11</b>
<b>8 × 0.1</b>	<b>CP2 × BL3</b>	<b>T12</b>

أما معاملة الري بشدات المجال المغناطيسي المختلفة (MW) هي:

0 كاوس، 500 = MW1، 1000 = MW2، 1500 = MW3، 1500 = MW0

### 3 - 6. الصفات المدروسة

#### 3 - 6 - 1. صفات النمو الخضرى

##### 3 - 6 - 1 - 1. ارتفاع النبات (سم)

تم قياس ارتفاع النبات من سطح التربة إلى أعلى قمة للنورة الزهرية بوساطة شريط القياس

في الوحدة التجريبية.

## ٢ - ٦ - ١ - ٢. عدد الأوراق / نبات

تم حساب عدد الأوراق الكلية / نبات ثم حسب المعدل لها.

## ٣ - ٦ - ١ - ٣. عدد الأفرع / نبات

تم حساب عدد الأفرع المكونة على النبات في الوحدة التجريبية.

## ٣ - ٦ - ١ - ٤. قطر الساق الرئيس (سم)

تم القياس من منطقة الساق التي تبعد 3 سم من سطح التربة بوساطة الفرنبيا الرقمية (القدم). قيست هذه الصفة للصنف "Snapshot Mix" فقط (التجربة الثانية).

## ٣ - ٦ - ١ - ٥. المساحة الورقية (سم<sup>٢</sup>)

تم حساب المساحة الورقية بواسطة جهاز قياس المساحة الورقية Leaf Area Meter RIC-201 بأخذ 10 أوراق عشوائياً من كل نبات في كل وحدة تجريبية وتم حساب مساحة كل ورقة ثم استخرج معدل المساحة الورقية للنبات الواحد وفق المعادلة الآتية:

$$\text{المساحة الورقية للنبات (سم}^2\text{)} = \frac{\text{مجموع المساحة الورقية للأوراق العشرة}}{10} \times \text{عدد الأوراق/نبات}$$

10

إن عمل الجهاز مبني على أساس قياس عرض الورقة وطولها ثم حساب مساحتها. يتم مسح عرض الورقة ضوئياً بواسطة نبضات متسلسلة لصف من 128 حزمة ضيقة، ضوء أحمر منبعث من صمامات ثنائية Diodes تقع على مراكز قياس كل منها 1 مللي متر في الجزء العلوي للماضي الضوئي، ويحتوي الجزء القاعدي من الماسح الضوئي على نظام عدسات ذات صمامات ثنائية ضوئية تستجيب إلى الصمامات الثنائية الباعثة للضوء الأحمر، وعند حجب واحد أو أكثر من هذه الصمامات الثنائية بواسطة الورقة التي تمر خلال الماسح الضوئي يتم قياس عرض

الورقة (حجب 20 صمام ثنائي يعني إن العرض 20 ملم). أما طول الورقة فيتم قياسه من خلال سحب خيط يوجد على جانب الجهاز بعيداً عن الماسح الضوئي إلى جزء ثابت (قاعدة الورقة) فتقوم الصمامات الثنائية الباعثة للضوء الأحمر بالنبض بشكل متسلسل مرة واحدة لكل 1 ملم من حركة الخيط (Li-Cor, 2006).

### 3 - 6 - 1 - 6. محتوى الكلوروفييل (SPAD)

تم تقدير محتوى الكلوروفييل باستعمال جهاز تقدير الكلوروفييل المباشر SPAD-502 تم تقدير محتوى الكلوروفييل باستعمال جهاز Minolta SPAD-502 (Perkins و Van Den Berg, 2004). إن المصنع من قبل شركة Minolta اليابانية (Van Den Berg و Perkins, 2004). إن عمل الجهاز مبني على مبدأ إن الإشعاع الذي لا يمتص من قبل الورقة خلال عملية التمثيل الضوئي إما ينعكس من سطح الورقة أو ينتقل ضمن الورقة ويقوم الجهاز بقياس الإشعاع على طوليين موجيين مهمين، الطول الموجي الأولي هو 650 نانومتر (الضوء الأحمر) يقاس بواسطة حساس على شكل مبضع، والذي يكون حساس للكلوروفييل الورقة الفعال. ويقيس الحساس الثاني كمية الضوء المنتقل ضمن الورقة عند 940 نانومتر (قرب الأشعة تحت الحمراء) وحزمة الموجة هذه لا تتأثر بمحتوى الورقة من الكلوروفييل. إن عمل الجهاز مبني على أساس العلاقة العكسية بين الإشعاع الممتص عند منطقة الـ 650 نانومتر من الطيف وبين الإشعاع المنتقل ضمن الورقة (Kalra, 1998).

### 3 - 6 - 1 - 7. الوزن الجاف للنمو الخضري (غم)

تم تقدير الوزن الجاف للنمو الخضري للنبات بعد تجفيفه في فرن كهربائي على درجة حرارة 60 ° م لمندة 48 ساعة حتى ثبّوت الوزن ثم احتسب معدل الوزن الجاف (غم).

## 3 - 2. التحليلات الكيميائية

تمت جميع التحليلات الكيميائية في مختبرات جامعة علوم الحياة والبيئة في فروتسوف/بولندا خلال البعثة البحثية التي استغرقت خمسة أشهر من 5/3/2012 إلى 31/7/2012 وقد اشتملت على:

### 3 - 2 - 1. تقدير الكربوهيدرات الكلية في الأوراق (%)

تم تقدير الكربوهيدرات الكلية في الأوراق حسب الطريقة التي ذكرها Krishnaveni وأخرون (1984). وقد استخدمت المواد التالية في التقدير:

1- فينول 5% : إذابة 50 غم من الفينول في الماء ثم يخفف إلى 1 لتر

2- حامض الكبريتิก 96%

3- محلول كلوكوز قياسي: محلول أساس يتكون من 100 ملغم كلوكوز في 100 مل ماء مقطر. محلول العمل القياسي يحضر عن طريق أخذ 10 مل من محلول الأساس ويخفف إلى 100 مل بالماء المقطر.

تم التقدير عن طريق وزن 100 ملغم من العينة الجافة (أوراق مجففة مطحونة) ووضعت في أنبوبة اختبار. أضيف 5 مل من 2.5N HCL ثم وضعت في حمام ماء مغلي لمدة 3 ساعات ثم بردت على درجة حرارة الغرفة. تم مجانسة المحلول مع كاربونات الصوديوم الصلبة حتى توقف الفوران. أكمل الحجم إلى 100 مل ثم وضعت في جهاز الطرد المركزي. تم سحب 0.2 و 0.4 و 0.6 و 0.8 و 1 مل من محلول العمل القياسي ووضعت في سلسلة من أنابيب الاختبار. تم سحب 0.1 و 0.2 مل من محلول العينة (المادة الطافية) ووضعت في أنبوبتي اختبار منفصلتين ثم أكمل الحجم إلى 1 مل بالماء المقطر. كانت العينة الفارغة Blank تتكون من الماء المقطر. أضيف 1 مل من محلول الفينول إلى كل أنبوبة

اختبار ثم أضيف 5 مل من حامض الكبريتيك 96% إلى كل أنبوبة ورجت جيداً. بعد 10 دقائق من الرج وضع الأنابيب في حمام مائي على درجة حرارة 25 - 30 ° م لمرة 20 دقيقة. تمت قراءة الامتصاصية بواسطة جهاز المطياف الضوئي Spectrophotometer WPA-S106- USA على طول موجي 490 نانو متر. تم تسجيل قيم المحاليل القياسية والعينات ثم حسبت الكربوهيدرات الكلية للعينات من المنحنى القياسي. حساب الكربوهيدرات الكلية (%) كما يلي:

الامتصاصية التي تطابق 0.1 مل للاختبار = س ملغم من الكلوكوز

إذا محتوى الا 100 مل من محلول العينة =  $(S / 0.1) \times 100$  ملغم من الكلوكوز

= % للكربوهيدرات الموجودة

### 3 - 6 - 2 - 2. تقدير الكاروتينويدات الكلية في الأوراق (ملغم/100غم وزن جاف)

تم تقدير الكاروتينويدات الكلية في الأوراق حسب طريقة Ranganna (1999) وذلك بعمر 0.5 غم مادة جافة (أوراق مجففة مطحونة) في 20 مل من الأسيتون ذو الدرجة RA لمدة 2 ساعة. تم فصل طبقة الكاروتينويد باستخدام مادة Petroleum Ether من خلل قمع فصل ثم أكمل الحجم إلى 50 مل بإضافة مادة Petroleum Ether. تم تمرير طبقة الكاروتينويد من خلل مادة كبريتات الصوديوم على مدى القمع من أجل إزالة أي رطوبة منها. تم قياس الكثافة الضوئية لطبقة الكاروتينويد على طول موجي 452 نانو متر باستخدام جهاز المطياف الضوئي Petroleum Ether. استخدمت مادة Spectrophotometer WPA-S106-USA كمادة Farcage. تم حساب الكاروتينويدات الكلية باتباع المعادلة الآتية:

الكاروتينويدات الكلية =  $3.856 \times \text{قراءة المطياف الضوئي} \times \text{الحجم المكمل (50 مل)} \times \frac{100}{\text{وزن العينة} \times 1000}$

(ملغم/100غم وزن جاف)

قيست هذه الصفة للصنف "Rocket Mix" فقط (التجربة الأولى).

### 3 - 2 - 3 . تقدیر الفینولات الكلیة فی الأوراق (ملغم/غم وزن جاف)

تم تقدیر الفینولات الكلیة فی الأوراق حسب طریقة Malick و Singh (1980) وقد

استخدمت المواد الآتیة فی التقدیر:

.%80 Ethanol - 1

- Folin-Ciocalteau كاشف 2

.%20 Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> - 3

- محلول قیاسی يتألف من (100 ملغم Catechol في 100 مل ماء مقطر).

وقد تم التقدیر حسب الخطوات الآتیة:

1- وزن 1 غم من العينة الجافة (أوراق مجففة مطحونة) ووضعها في أنبوبة اختبار.

2- إضافة 10 مل من .%80 Ethanol

3- وضع أنابيب الاختبار في جهاز الطرد المركزي Centrifuge بسرعة 5000 دورة في

الدقيقة لمدة 20 دقيقة لمجانستها، ثم تأخذ المادة الطافية وتحفظ. يتم إعادة استخلاص

المادة المتبقية مع ثلات مرات حجم من .%80 Ethanol ثم يتم مجانستها في جهاز الطرد

المركزي ثم تجمع المادة الطافية.

4- تبخير المادة الطافية بواسطة جهاز المبخر الدوار Rotary Evaporator لتجفيفها.

5- تُحل البقايا الجافة في حجم معلوم من الماء المقطر (5 مل).

6- يؤخذ 2 مل وتوضع في أنبوبة اختبار ويكملا الحجم إلى 3 مل بإضافة الماء المقطر.

7- بعد 3 دقائق يضاف 2 مل من مادة Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> 20% ويتم خلطها جيدا ثم توضع في

حمام ماء مغلي لمدة دقيقة واحدة ثم تؤخذ وتبرد ويتم قياس الامتصاصية على طول موجي

Spectrophotometer S106 WAP, 650 نانو متر بواسطة جهاز المطياف الضوئي

.Blank كمادة فارغة Folin-Ciocalteau USA باستخدام كاشف

8- يحضر منحنى قياسي باستخدام تراكيز مختلفة من مادة catechol.

9- يتم استخراج تركيز الفينولات في العينة المختبرة من المنحنى القياسي. قيست هذه الصفة للصنف "Rocket Mix" فقط (التجربة الأولى).

#### 3 - 2 - 4. تقدير الهرمونات النباتية IAA و GA<sub>3</sub> و Zeatin و ABA في الأوراق

(مايكروغرام/غم وزن جاف)

تمت عملية استخلاص وتقطية الهرمونات النباتية حسب طريقة Doerffling و Kettner (1995) مع بعض التعديلات باستخدام الميثanol 80% وذلك بإضافة 50 مل إلى 1 غم من الأوراق المجففة والمطحونة مع إضافة مادة BHT (Butylated Hydroxyl Toluene) كمادة مضادة للأكسدة وتركت في الظلام على درجة حرارة 4 °C لمدة 72 ساعة. وضعت العينات بعد ذلك في جهاز الطرد المركزي بسرعة 5000 دورة في الدقيقة لمدة 10 دقائق ثم جمعت المادة الطافية وجفت حتى الوصول إلى الطور المائي Aqueous Phase باستخدام جهاز المبخر الدوار Rotary Evaporator. تم تعديل الأس الهيدروجيني للطور المائي إلى pH 2.5 باستخدام 2N HCl ثم تمت عملية الفصل Partitioning ثلاث مرات مع ½ حجم من خلات الإيثيل (الحصول على الهرمونات ذات الطبيعة الحامضية). تم تجفيف خلات الإيثيل بشكل كامل باستخدام جهاز المبخر الدوار. حللت المادة الجافة في 1.5 مل من الإيثanol 100% وتم تهيئتها للتحليل الكمي. أما استخلاص Zeatin فقد تم حسب الطريقة أعلاه باستثناء تعديل الأس الهيدروجيني إلى pH 8.0 باستخدام 2N NaOH

تمت عملية التقدير الكمي حسب الطريقة التي ذكرها Li وآخرون (1994) بوساطة جهاز Lachrom-Merck-) (HPLC) High Performance Liquid Chromatography C18 (Hitachi) واستخدام كاشف الأشعة فوق البنفسجية UV-Detector واستخدام عمود C18 (Lichrocart C18) نوع (250×4.6) ملم. استخدمت الهرمونات النباتية من IAA وGA<sub>3</sub> وABA (Merck-Germany) Zeatin كمعيار داخلي لتحديد وتقدير الهرمونات النباتية وذلك بإضافة 10 نانو غرام لكل عينة ثم تم سحب 20 مايكرو لتر من العينة ورشحت في مرشح دقيق المسامات (0.45 مايكرو متر) ثم حققت في عمود C18. استخدم حامض الخليك والميثanol والماء (1:15:85 مايكرو لتر) كطور ناقل لتحديد الـ IAA وحامض الخليك والميثanol والماء (1:30:70 مايكرو لتر) لتحديد الـ ABA والميثanol والماء (1:30:70 مايكرو لتر) لتحديد الـ GA<sub>3</sub> والـ Zeatin. تم تعديل معدل التدفق ليكون 0.8 مل لكل دقيقة. تم إجراء الكشف عن الهرمونات النباتية على طول موجي من 230 - 278 نانومتر. تم تحديد هذه الهرمونات على أساس زمن الاستبقاء Time Retention Area ومنطقة الذروة Peak Time Retention Area للهرمونات النباتية القياسية (Standard). تم التقدير للصنف "Rocket Mix" فقط (التجربة الأولى).

3 - 6 - 2 - 5 . تقدیر الـ  $\text{Ca}^{++}$  و  $\text{Mg}^{++}$  فی الاوراق (%)

تم تقدیر الـ  $\text{Ca}^{++}$  و  $\text{Mg}^{++}$  فی الاوراق حسب طریقة Westermann و Leggett (1973) وبدأت عملية التقدير بتحضير محلول الاستخلاص Trichloroacetic Acid (TCA) عن طریق إذابة 20 غم من TCA فی ماء منزوع المعادن Dimineralized Water ثم خفف إلی 1 لتر. تمت طریقة الاستخلاص بوضع 0.5 غم من النسيج النباتي الجاف (أوراق مجففة ومطحونة) فی قنينة من البولي اثيلين سعة 125 مل ذات غطاء محكم ثم

أضيف 1 غم من الفحم النشط Activated Charcoal ثم أضيف 50 مل من محلول الاستخلاص. وضعت العينات في جهاز المهاز Shaker لمدة 30 دقيقة وبسرعة 150 دورة في الدقيقة وعلى درجة حرارة 25 °C. تم ترشيح المحلول بواسطة ورق ترشيح Whatman رقم 1، ولتجنب ظهور الكاريون في الراشح رجت العينات جيداً ثم وضعت حالاً في المرشح. تم تقدير الـ  $\text{Ca}^{++}$  والـ  $\text{Mg}^{++}$  بواسطة جهاز لهب الانبعاث الطيفي Flame Emission بوساطة جهاز CARLZEISS JENA (FES) Spectrophotometer 188325، بعد تخفيف الراشح (1+) بمحلول يحتوي على 1% Lanthanum (La) و 5% HCl. تم تقدير الـ  $\text{Ca}^{++}$  على طول موجي 423 نانو متر والـ  $\text{Mg}^{++}$  على طول موجي 285 نانو متر. تم تحضير منحنى قياسي باستخدام تركيزات مختلفة من الـ  $\text{Ca}^{++}$  والـ  $\text{Mg}^{++}$  وحسب تركيز الـ  $\text{Ca}^{++}$  والـ  $\text{Mg}^{++}$  على أساس %. قدرت هذه العناصر للصنف "Snapshot Mix" فقط (التجربة الثانية).

### 6 - 3 - 3. صفات النمو الزهرية

#### 6 - 3 - 3 - 1. عدد النورات الزهرية

تم حساب عدد النورات الزهرية على النباتات ثم استخرج معدل عدد النورات الزهرية / نبات لكل المعاملات.

#### 6 - 3 - 3 - 2. طول النورة الزهرية (سم)

تم حساب طول النورة الزهرية من قاعدتها إلى قمتها باستعمال شريط القياس.

#### 6 - 3 - 3 - 3. قطر النورة الزهرية (سم)

تم حساب قطر النورة الزهرية من بعد نقطتين لقطر النورة بواسطة الفرنيا الرقمية (القدم).

#### 6 - 3 - 3 - 4. مدة التزهير (يوم)

تم حساب عدد الأيام من تفتح أول زهيرة وحتى ذبول زهيرات النورة الزهرية.

### **3 - 6 - 3 - 5. عدد الزهيرات في النورة الزهرية**

تم حساب عدد الزهيرات المتفتحة في النورة الزهرية على النبات ثم حسب معدل عدد الزهيرات / النورة الزهرية لكل معاملة.

### **3 - 6 - 3 - 6. موعد التزهير (يوم)**

تم حساب موعد التزهير من تاريخ زراعة الشتلات في الأرض وحتى تفتح أول زهيرة على النبات.

### **3 - 6 - 3 - 7. طول الساق الزهرى (سم)**

تم قياس أطوال السيقان الزهرية من منطقة التفرع من الساق الخضري إلى القاعدة السفلية للنورة الزهرية بواسطة شريط القياس. قيست هذه الصفة للصنف "Rocket Mix" فقط (التجربة الأولى).

### **3 - 6 - 3 - 8. قطر الساق الزهرى (سم)**

تم القياس من أسمك منطقة على الساق الزهرى بواسطة الفرنبيا الرقمية (القدم). قيست هذه الصفة للصنف "Rocket Mix" فقط (التجربة الأولى).

### **3 - 6 - 3 - 9. الوزن الجاف للنورات الزهرية (غم)**

بعد قياس الوزن الطري للنورات الزهرية تم تجفيفها في الفرن الكهربائي على درجة حرارة 60 ° لمدة 48 ساعة حتى ثبّوت الوزن ثم سجل الوزن الجاف للنورات الزهرية ثم احتسب معدل الوزن الجاف لكل معاملة.

### **3 - 6 - 3 - 10. العمر المزهري (يوم)**

تم قطف أربع نورات زهرية ذات سيقان زهرية متساوية في الطول ووضعت في أوعية تحتوي على ماء مقطر فقط ثم حسب عدد أيام بقائها في الماء لحين ذبول زهيرات نصف النورة

الزهرية (Liao وآخرون، 2001). قيست هذه الصفة للصنف "Rocket Mix" فقط (التجربة الأولى).

## التجربة الأولى

4 - 1. تأثير **Brassinolide** و **CPPU** و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في صفات النمو الخضري لنبات حلق السبع صنف "Rocket Mix".

### 4 - 1 - 1. ارتفاع النبات (سم)

تشير نتائج الجدول (5) إلى أن هناك زيادة في ارتفاع النبات عند معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الد - BL إذ بلغ ارتفاع النبات 88.79 سم إلا أنها لم تصل إلى مستوى المعنوية مقارنة بالنباتات غير المعاملة إذ كان ارتفاع النبات 87.72 سم، في حين أدى الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر من BL إلى انخفاض معنوي في ارتفاع النبات إذ بلغ ارتفاع النبات 81.81 سم قياساً بمعاملة المقارنة.

تبين أن رش النباتات بتركيز 4 أو 8 ملغم/لتر من CP أدى إلى حصول زيادة معنوية في ارتفاع النبات قياساً بمعاملة المقارنة وتفوقت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر وسجلت أعلى ارتفاع للنبات بلغ 91.82 سم.

ان سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً أدى إلى زيادة معنوية في ارتفاع النبات وللشدات المستخدمة جميعاً وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس وسجلت أعلى ارتفاع للنبات بلغ 93.31 سم فيما كان 76.47 سم في النباتات المروية بالماء الاعتيادي.

وأظهرت التداخلات الثنائية بين تركيز الد - BL و CP وبين تركيز الد - BL و شدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنرياً في ارتفاع النبات وسجلت المعاملات  $BL_2 \times CP_2$  و  $BL_2 \times$

MW1 أعلى ارتفاع للنبات بلغ 96.77 و 98.06 سم على التوالي. في حين لم يكن للتدخل

الثنائي بين تراكيز CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوياً في هذه الصفة.

ولم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوياً في صفة ارتفاع النبات.

**جدول (5): تأثير CPPU وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في**

**ارتفاع النبات (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
82.02	85.75	81.00	91.83	69.50	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
87.46	88.92	85.50	96.58	78.83	<b>CP1</b>	
93.69	95.08	93.83	103.33	82.50	<b>CP2</b>	
83.54	85.83	82.50	86.83	79.00	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>
83.04	84.42	82.33	87.42	78.00	<b>CP1</b>	
93.54	96.50	92.67	103.83	81.17	<b>CP2</b>	
83.56	85.58	85.17	92.00	71.50	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
86.04	85.08	89.58	96.50	73.00	<b>CP1</b>	
96.77	96.83	98.67	105.67	85.92	<b>CP2</b>	
82.17	85.67	84.67	83.83	74.50	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
80.00	87.58	79.17	84.67	68.58	<b>CP1</b>	
83.27	87.42	86.08	84.50	75.08	<b>CP2</b>	
2.954	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
87.72	89.92	86.78	97.25	76.94	<b>BL0</b>	
86.71	88.92	85.83	92.69	79.39	<b>BL1</b>	
88.79	89.17	91.14	98.06	76.81	<b>BL2</b>	
81.81	86.89	83.31	84.33	72.72	<b>BL3</b>	
1.706	3.278				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					
82.82	85.71	83.33	88.62	73.63	<b>CP0</b>	
84.14	86.50	84.15	91.29	74.60	<b>CP1</b>	
91.82	93.96	92.81	99.33	81.17	<b>CP2</b>	
1.477	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	

	88.72	86.76	93.31	76.47	<b>MW</b>
		1.641			<b>L.S.D. 0.05</b>

## ٢ - ١ - ٤ . عدد الأوراق/نبات

تبين نتائج الجدول (6) وجود زيادة معنوية في عدد الأوراق/نبات عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL إذ بلغ العدد 353.5 ورقة/نبات تلتها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر إذ بلغت 351.5 ورقة/نبات قياساً بنباتات المقارنة إذ بلغت 311.9 ورقة/نبات.

وتبيّن أن رش النباتات بتركيز 8 ملغم/لتر من الـ CP أدى إلى زيادة معنوية في عدد الأوراق/نبات إذ بلغ عدده 364.9، في حين لم يكن الرش بتركيز 4 ملغم/لتر ذي تأثير معنوي في عدد الأوراق/نبات قياساً بمعاملة المقارنة.

ان سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا أدى إلى حصول زيادة معنوية في عدد الأوراق/نبات وللشدات المستخدمة جمِيعاً قياساً بمعاملة المقارنة وتتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كالوس وسجلت أعلى قيمة بلغت 367.2 ورقة/نبات.

لم يكن للتدخلات الثانية بين تركيز الـ BL و CP وبين تركيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تركيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوي في صفة عدد الأوراق/نبات.

لم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنويًا في عدد الأوراق/نبات.

### ٤ - ١ - ٣ . عدد الأفرع/نبات

يتضح من نتائج الجدول (7) ان رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الا BL أعطت اكبر عدد للأفرع وصل إلى حد المعنوية إذ بلغ 39.43 فرع/نبات تلتها معاملة الرش بالتركيز 0.025 ملغم/لتر إذ بلغت 39.26 فرع/نبات قياساً بنباتات المقارنة.

**جدول (6): تأثير Brassinolide و CPPU و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد الأوراق لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
275.0	297.0	270.0	329.0	204.0	CP0	BL0
311.2	333.0	318.0	321.0	273.0	CP1	
349.5	354.0	393.0	351.0	300.0	CP2	
334.5	339.0	369.0	363.0	267.0	CP0	BL1
336.8	360.0	384.0	354.0	249.0	CP1	
383.2	390.0	372.0	429.0	342.0	CP2	
343.5	315.0	405.0	366.0	288.0	CP0	BL2
331.5	333.0	345.0	378.0	270.0	CP1	
385.5	426.0	390.0	423.0	303.0	CP2	
315.0	312.0	288.0	390.0	270.0	CP0	BL3
320.2	345.0	306.0	360.0	270.0	CP1	
341.2	375.0	360.0	351.0	279.0	CP2	
n.s.	n.s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
311.9	328.0	327.0	333.0	259.0	BL0	
351.5	363.0	375.0	382.0	286.0	BL1	
353.5	358.0	380.0	389.0	287.0	BL2	
325.5	344.0	318.0	367.0	273.0	BL3	
27.76	n.s.				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
317.0	315.8	333.0	362.0	257.2	CP0	
324.9	342.8	338.2	353.2	265.5	CP1	

364.9	386.2	378.8	388.5	306.0	<b>CP2</b>
24.04	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>
	348.2	350.0	367.2	276.2	<b>MW</b>
	55.28				<b>L.S.D. 0.05</b>

جدول (7): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد الأفرع لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".

<b>CP × BL</b>	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	<b>MW3</b>	<b>MW2</b>	<b>MW1</b>	<b>MW0</b>		
33.42	33.17	30.17	47.67	22.67	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
34.79	37.17	35.50	35.83	30.67	<b>CP1</b>	
39.08	39.67	43.67	39.33	33.67	<b>CP2</b>	
37.33	38.00	41.33	40.33	29.67	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>
37.62	40.33	42.83	39.50	27.83	<b>CP1</b>	
42.83	43.63	41.50	47.83	38.33	<b>CP2</b>	
38.38	35.17	45.00	41.17	32.17	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
36.92	37.17	38.33	42.17	30.00	<b>CP1</b>	
43.00	47.67	43.33	47.17	33.83	<b>CP2</b>	
35.12	34.83	32.00	43.50	30.17	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
35.83	38.50	34.33	40.33	30.17	<b>CP1</b>	
38.08	41.83	40.17	39.33	31.00	<b>CP2</b>	
n.s.	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
35.76	36.67	36.44	40.94	29.00		<b>BL0</b>
39.26	40.66	41.89	42.56	31.94		<b>BL1</b>
39.43	40.00	42.22	43.50	32.00		<b>BL2</b>
36.35	38.39	35.50	41.06	30.44		<b>BL3</b>
3.070	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					
36.06	35.29	37.12	43.17	28.67		<b>CP0</b>
36.29	38.29	37.75	39.46	29.67		<b>CP1</b>
40.75	43.20	42.17	43.42	34.21		<b>CP2</b>

2.659	n.s.				L.S.D. 0.05
	38.93	39.01	42.01	30.85	MW
	6.257				L.S.D. 0.05

#### ٤ - ١ - ٤. المساحة الورقية/نبات (سم<sup>٢</sup>)

يلاحظ من نتائج الجدول (8) حصول زيادة معنوية في المساحة الورقية/نبات عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL إذ بلغت المساحة الورقية 3177 سم<sup>2</sup> بعد ان كانت 2679 سم<sup>2</sup> في نباتات المقارنة، في حين لم تكن هناك فروقات معنوية عند الرش بالتركيز 0.025 أو 0.1 ملغم/لتر من الـ BL قياساً بمعاملة المقارنة.

وقد اتى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً الى حصول زيادة معنوية في المساحة الورقية المقارنة وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر اكبر مساحة ورقية/نبات بلغت 3672 سم<sup>2</sup>. أدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً الى حصول زيادة معنوية في المساحة الورقية ولجميع الشدات المستخدمة وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس اكبر مساحة ورقية/نبات بلغت 3420 سم<sup>2</sup>.

كان للتدخل الثنائي بين تركيز الـ BL و CP أثراً معنواً في صفة المساحة الورقية وأعطت المعاملة  $CP_2 \times BL_2$  اكبر مساحة ورقية/نبات بلغت 4159 سم<sup>2</sup>. في حين لم يكن للتدخل الثنائي بين تركيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تركيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنواً في هذه الصفة. ولم يظهر التدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنواً في هذه الصفة.

## (SPAD) - 1 - 4 - 5. محتوى الكلوروفيل

تشير نتائج الجدول (9) إلى أن جميع تراكيز الـ BL قد أحدثت زيادة معنوية في محتوى الكلوروفيل قياساً بمعاملة المقارنة واعطت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر أعلى محتوى SPAD بلغ 51.13 للكلوروفيل.

**جدول (8): تأثير Brassinolide و CPPU و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في المساحة الورقية (سم<sup>2</sup>) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر	
	MW3	MW2	MW1	MW0			
2049	2279	1941	2805	1172	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>	
2335	2357	2481	2557	1945	<b>CP1</b>		
3652	3584	3906	4535	2581	<b>CP2</b>		
2492	2516	2478	2831	2142	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>	
2672	2512	2967	3029	2179	<b>CP1</b>		
3607	3654	3297	4721	2757	<b>CP2</b>		
2513	2510	2852	2528	2161	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>	
2860	3151	3214	3337	1737	<b>CP1</b>		
4159	3945	4303	5184	3202	<b>CP2</b>		
2586	2756	2687	2956	1944	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>	
2839	3311	3261	3206	1578	<b>CP1</b>		
3271	3975	3881	3350	1878	<b>CP2</b>		
446.9	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>						
2679	2740	2776	3299	1899	<b>BL0</b>		
2924	2894	2914	3527	2359	<b>BL1</b>		
3177	3202	3456	3683	2367	<b>BL2</b>		
2899	3347	3276	3171	1800	<b>BL3</b>		
258.0	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>						
2410	2515	2490	2780	1855	<b>CP0</b>		

2676	2833	2981	3032	1860	<b>CP1</b>
3672	3790	3847	4448	2604	<b>CP2</b>
223.5	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>
	3046	3106	3420	2106	<b>MW</b>
	220.3				<b>L.S.D. 0.05</b>

وأظهرت النتائج حصول زيادة معنوية في محتوى الكلورو فيل عند رش النباتات بالتركيز 8 ملغم/لتر من الـ CP إذ بلغ المحتوى 51.94 SPAD، فيما لم تكن هناك فروقات معنوية عند الرش بتركيز 4 ملغم/لتر في هذه الصفة قياساً بمعاملة المقارنة. إن سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً أدى إلى حصول زيادة معنوية في محتوى الكلورو فيل وللشدات المستخدمة جمياً وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس أعلى محتوى للكلورو فيل بلغ 51.19 SPAD.

كانت جميع التداخلات الثنائية بين تركيز الـ BL و CP وبين تركيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تركيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي مؤثرة معنوية في محتوى الكلورو فيل وسجلت المعاملات  $BL_2 \times CP_2$  و  $MW_1 \times MW_2$  و  $BL_2 \times CP_2 \times MW_1 \times MW_2$  أعلى محتوى الكلورو فيل بلغ 54.05 و 52.61 و 53.75 SPAD على التوالي. لم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوية في هذه الصفة.

#### ٤ - ١ - ٦. الوزن الجاف للنمو الخضري (غم)

توضح نتائج الجدول (10) ان جميع تركيزات BL قد أدت إلى زيادة معنوية في الوزن الجاف للنمو الخضري وأعطت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر اكبر وزن جاف للنمو الخضري بلغ 40.99 غم.

وتوضح نتائج التحليل ان جميع تراكيز الـ CP قد أحدثت زيادة معنوية في الوزن الجاف للنمو الخضري وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر اكبر وزن جاف بلغ 42.74 غم.  
وقد حصلت زيادة معنوية في الوزن الجاف للنمو الخضري عند سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًّا وللشدات المستخدمة جميًعاً قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس اكبر وزن جاف بلغ 42.34 غم.

**جدول (9): تأثير Brassinolide و CPPU و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الكلوروفيل (SPAD) في أوراق نباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
41.39	41.63	41.43	51.70	30.80	CP0	BL0
46.69	49.53	46.87	47.30	43.07	CP1	
50.32	51.63	48.53	54.17	46.93	CP2	
50.29	49.63	50.47	52.70	48.37	CP0	BL1
49.12	50.27	48.77	48.67	48.77	CP1	
53.38	53.97	52.43	55.20	51.93	CP2	
49.05	48.60	49.83	50.43	47.33	CP0	BL2
50.29	51.57	50.87	50.87	47.87	CP1	
54.05	54.90	50.60	55.53	54.17	CP2	
46.93	48.77	47.13	50.33	41.50	CP0	BL3
47.15	50.73	46.37	47.23	44.27	CP1	
50.00	51.17	48.30	49.10	51.43	CP2	
2.832	n.s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
46.13	47.60	45.61	51.06	40.27	BL0	
50.93	51.29	50.56	52.19	49.69	BL1	
51.13	51.69	50.43	52.61	49.79	BL2	
48.03	50.22	47.27	48.89	45.73	BL3	
1.635	3.157				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					

46.92	47.16	47.22	51.29	42.00	<b>CP0</b>
48.31	50.52	48.22	48.52	45.99	<b>CP1</b>
51.94	52.92	49.97	53.75	51.12	<b>CP2</b>
1.416	2.709			<b>L.S.D. 0.05</b>	
	50.20	48.47	51.19	46.37	<b>MW</b>
	1.612			<b>L.S.D. 0.05</b>	

جدول (10): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في الوزن الجاف للنمو الخضري (غم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
33.56	35.25	31.46	39.82	27.70	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
36.51	40.66	35.37	40.14	29.88	<b>CP1</b>	
41.40	42.49	41.85	45.80	35.46	<b>CP2</b>	
35.43	37.11	35.81	37.50	31.30	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>
37.26	37.11	37.19	38.79	35.94	<b>CP1</b>	
42.88	43.03	42.53	46.67	39.27	<b>CP2</b>	
34.83	33.63	33.75	35.11	36.83	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
40.94	50.41	39.24	41.08	33.03	<b>CP1</b>	
47.21	47.43	48.26	51.51	41.63	<b>CP2</b>	
37.64	37.85	34.72	44.32	33.66	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
37.51	32.95	40.29	43.09	33.72	<b>CP1</b>	
39.49	37.26	41.81	44.27	34.62	<b>CP2</b>	
1.188	2.527			<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
37.16	39.47	36.23	41.92	31.01	<b>BL0</b>	
38.52	39.08	38.51	40.99	35.51	<b>BL1</b>	
40.99	43.82	40.42	42.57	37.16	<b>BL2</b>	
38.21	36.02	38.94	43.89	34.00	<b>BL3</b>	
0.686	1.655			<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					

35.36	35.96	33.93	39.19	32.37	<b>CP0</b>
38.05	40.28	38.02	40.77	33.14	<b>CP1</b>
42.74	42.55	43.61	47.06	37.75	<b>CP2</b>
0.594	1.521			<b>L.S.D. 0.05</b>	
	39.60	38.52	42.34	34.42	<b>MW</b>
	1.273			<b>L.S.D. 0.05</b>	

كانت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي مؤثرة معنويًا في الوزن الجاف للنمو الخضري وسجلت المعاملات  $MW1 \times CP2 \times BL2$  و  $MW1 \times BL3$  و  $CP2 \times MW1$  أعلى وزن جاف للنمو الخضري بلغ 47.21 و 43.89 و 47.06 غم على التوالي. ويوضح التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة التأثير المعنوي الكبير لمعظم المعاملات في صفة الوزن الجاف للنمو الخضري وتتفوق المعاملة  $MW1 \times CP2 \times BL2$  معنويًا إذ سجلت أكبر وزن جاف بلغ 51.51 غم.

**4 - 2. تأثير CPPU و Brassinolide و كاربوهيدرات الكلية والتدخل بينهم في بعض المكونات البايكيميائية لنبات حلق السبع صنف "Rocket Mix".**

#### **(4 - 2 - 1. الكاربوهيدرات الكلية (%) )**

يبين الجدول (11) ان محتوى الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق قد ازداد معنويًا عند رش النباتات بتركيز 0.025 ملغم/لتر من الـ BL وبلغ المحتوى 39.20 % قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان المحتوى 37.53 %، في حين أدى الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر إلى حدوث انخفاض معنوي في محتوى الكاربوهيدرات الكلية إذ بلغ المحتوى 37.41 % قياساً بمعاملة المقارنة.

وأدى رش النباتات بالـ CP إلى زيادة محتوى الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق عند التراكيز المستخدمة جمياً وصلت إلى حد المعنوية وتفوقت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر بإعطائها أعلى محتوى للكاربوهيدرات الكلية بلغ 39.69 % قياساً بمعاملة المقارنة.

وأدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى زيادة معنوية في محتوى الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق وأعطت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس أعلى محتوى بلغ 39.23 % قياساً بالنسبة المرتبطة بالماء الاعتيادي إذ كان المحتوى 38.02 %، في حين أدى سقي النباتات بالماء المعالج بشدة 1000 كاوس إلى حدوث انخفاض معنوي في محتوى الكاربوهيدرات الكلية إذ بلغ المحتوى 37.01 % قياساً بمعاملة المقارنة.

وأظهرت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنواً في محتوى الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق وسجلت المعاملات  $CP2 \times BL2$  و  $MW1 \times BL2$  و  $CP2$  وأعلى محتوى بلغ 40.97 و 40.27 و 41.33 % على التوالي.

وكان للتدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنواً في هذه الصفة وتفوقت المعاملة  $MW1 \times CP2 \times BL2$  وأعطت أعلى محتوى للكاربوهيدرات الكلية في الأوراق بلغ 44.25 %.

#### **4 - 2 - 2. الكاروتينويدات الكلية (ملغم/100 غم وزن جاف)**

تشير نتائج الجدول (12) إلى أن كافة تراكيز الـ BL قد أدت إلى زيادة محتوى الكاروتينويدات الكلية في الأوراق وأعطت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر أعلى محتوى للكاروتينويدات الكلية بلغ 26.43 ملغم/100 غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان 18.85 ملغم/100 غم وزن جاف.

ان محتوى الكاروتينويدات الكلية في الأوراق ازداد معنوياً عند رش النباتات بالـ CP وللتراكيز المستخدمة كافة قياساً بمعاملة المقارنة وتفوقت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر بإعطائها أعلى محتوى بلغ 28.45 ملغم/100 غم وزن جاف.

وأدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى حصول زيادة معنوية في محتوى الكاروتينويدات الكلية في الأوراق وأعطت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاووس أعلى محتوى بلغ 29.52 ملغم/100 غم وزن جاف تلتها معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1500 محتوى بلغ 29.45 ملغم/100 غم وزن جاف.

**جدول (11): تأثير CPPU و Brassinolide على الكاربوهيدرات الكلية (%) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
36.32	37.50	36.06	36.68	35.04	CP0	BL0
37.15	37.90	36.96	37.76	35.97	CP1	
39.13	39.40	37.44	39.84	39.83	CP2	
38.47	39.21	36.66	39.10	38.90	CP0	BL1
38.48	38.98	36.20	39.15	39.59	CP1	
40.64	42.50	38.20	41.88	39.99	CP2	
38.32	39.02	37.03	38.29	38.94	CP0	BL2
38.12	38.31	37.00	38.28	38.90	CP1	
40.97	40.02	37.85	44.25	41.77	CP2	
36.60	37.51	36.06	37.05	35.79	CP0	BL3
37.61	38.42	37.25	39.11	35.65	CP1	
38.01	39.39	37.41	39.35	35.89	CP2	
0.0302	0.0582				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
37.53	38.27	36.82	38.09	36.95	BL0	
39.20	40.23	37.02	40.04	39.49	BL1	
39.14	39.12	37.29	40.27	39.87	BL2	
37.41	38.44	36.91	38.50	35.78	BL3	

0.0175	0.0308				<b>L.S.D. 0.05</b>
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>				
37.43	38.31	36.45	37.78	37.17	<b>CP0</b>
37.84	38.40	36.85	38.58	37.53	<b>CP1</b>
39.69	40.33	37.73	41.33	39.37	<b>CP2</b>
0.0151	0.0254				<b>L.S.D. 0.05</b>
	39.01	37.01	39.23	38.02	<b>MW</b>
	0.0071				<b>L.S.D. 0.05</b>

جدول (12): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في

محتوى الكاروتينويدات الكلية (ملغم/100 غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket"

.Mix"

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
11.23	9.91	7.96	19.03	8.02	CP0	BL0
19.32	17.16	15.25	24.78	20.08	CP1	
26.01	29.37	17.84	33.01	23.81	CP2	
19.17	14.73	12.53	28.57	20.84	CP0	BL1
21.09	15.51	14.60	31.73	22.52	CP1	
31.46	35.51	25.06	39.54	25.74	CP2	
23.19	27.68	14.77	24.83	25.47	CP0	BL2
22.61	27.51	17.21	22.75	22.97	CP1	
33.49	36.47	27.25	43.24	26.97	CP2	
16.27	19.94	9.49	19.95	15.68	CP0	BL3
20.66	26.07	9.72	31.31	15.53	CP1	
22.84	28.38	10.84	35.45	16.68	CP2	
0.018	0.037				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
18.85	18.81	13.68	25.61	17.30	BL0	
23.91	21.92	17.40	33.28	23.04	BL1	
26.43	30.56	19.75	30.27	25.14	BL2	
19.92	24.79	10.02	28.90	15.96	BL3	
0.010	0.023				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
17.46	18.07	11.19	23.09	17.50	CP0	
20.92	21.56	14.20	27.64	20.28	CP1	
28.45	32.43	20.25	37.81	23.30	CP2	
0.009	0.020				L.S.D. 0.05	
	24.02	15.21	29.52	20.36	MW	
	0.016				L.S.D. 0.05	

كاوس إذ بلغ محتوى الكاروتينويدات الكلية 24.02 ملغم/100 غم وزن جاف قياساً بالنباتات المروية بالماء الاعتيادي إذ سجلت محتوى بلغ 20.36 ملغم/100 غم وزن جاف، في حين أدت معاملة السقي بشدة 1000 كاوس إلى حصول انخفاض معنوي في محتوى الكاروتينويدات الكلية إذ بلغ المحتوى 15.21 ملغم/100 غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة.

وكانت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الد - BL و CP وبين تراكيز الد - MW1 و شدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الد - CP و شدة المجال المغناطيسي مؤثرة معنويأً في محتوى الكاروتينويدات الكلية في الأوراق وسجلت المعاملات  $BL_2 \times CP_2$  و  $MW_1 \times BL_1$  و  $MW_1 \times CP_2$  أعلى محتوى بلغ 33.49 و 33.28 و 37.81 ملغم/100 غم وزن جاف على التوالي.

واظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنويأً في هذه الصفة وتفوقت المعاملة  $MW_1 \times CP_2 \times BL_2$  في إعطائها أعلى محتوى للكاروتينويدات الكلية في الأوراق بلغ 43.24 ملغم/100 غم وزن جاف.

#### 4 - 2 - 3. الفينولات الكلية (ملغم/غم وزن جاف)

يبين الجدول (13) ان هناك زيادة معنوية في محتوى الأوراق من الفينولات الكلية عند رش النباتات بالـ BL بتركيز 0.025 ملغم/لتر إذ بلغ المحتوى 9.16 ملغم/غم وزن جاف تلتها معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر وبلغ المحتوى 9.10 ملغم/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة، في حين أدى الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر إلى انخفاض معنوي في محتوى الأوراق من الفينولات الكلية وبلغ المحتوى 7.50 ملغم/غم وزن جاف مقارنة بالنباتات غير المعاملة. تبين النتائج ان رش النباتات بتركيز 4 أو 8 ملغم/لتر من الد - CP أدى إلى زيادة محتوى الأوراق من

الفينولات الكلية وصلت إلى حد المعنوية وتفوقت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر في إعطائها أعلى محتوى بلغ 9.66 ملغم/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة.

لوحظت زيادة معنوية في محتوى الأوراق من الفينولات الكلية عند سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 500 كاووس وسجلت أعلى محتوى بلغ 9.20 ملغم/غم وزن جاف مقارنة بالنباتات المرروية بالماء الاعتيادي إذ كان المحتوى 7.99 ملغم/غم وزن جاف، في حين أدى سقي النباتات بالماء المعالج بشدة 1000 كاووس إلى حصول انخفاض معنوي في محتوى الأوراق من الفينولات الكلية وبلغ المحتوى 6.98 ملغم/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة.

تشير النتائج إلى أن جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL و شدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي كانت مؤثرة معنوياً في محتوى الفينولات الكلية وسجلت المعاملات  $BL_2 \times CP_2$  و  $MW_1 \times BL_2$  و  $MW_1 \times CP_2$  أعلى محتوى بلغ 10.95 و 10.24 و 11.3 ملغم/غم وزن جاف على التوالي.

واظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوياً في محتوى الأوراق من الفينولات الكلية وتفوقت المعاملة  $MW_1 \times CP_2 \times BL_2$  في إعطائها أعلى محتوى بلغ 14.22 ملغم/غم وزن جاف.

#### 4 - 2 - 4. محتوى الـ IAA (مايكروغرام/غم وزن جاف)

يلاحظ من نتائج الجدول (14) ان محتوى الـ IAA في الأوراق قد ازداد معنوياً عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL وبلغ المحتوى 1.813 مايكرو غرام/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان المحتوى 1.197 مايكرو غرام/غم وزن جاف، في حين أدى الرش

بتركيز 0.1 ملغم/لتر إلى حدوث انخفاض معنوي في محتوى الـ IAA إذ بلغ المحتوى 0.763 مایکرو غرام/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة.

ان محتوى الـ IAA في الأوراق ازداد معنويًّا عند رش النباتات بالـ CP وللتراكيز المستخدمة كافة قياساً بمعاملة المقارنة وتفوقت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر بإعطائها أعلى محتوى بلغ 2.025 مایکرو غرام/غم وزن جاف.

**جدول (13): تأثير CPPU و Brassinolide على نباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر	
	MW3	MW2	MW1	MW0			
6.30	7.46	6.03	6.65	5.06	CP0	BL0	
7.11	7.85	6.93	7.73	5.93	CP1		
9.10	9.37	7.40	9.81	9.81	CP2		
8.43	9.17	6.63	9.07	8.85	CP0	BL1	
8.44	8.94	6.17	9.12	9.54	CP1		
10.62	12.47	8.17	11.86	9.99	CP2		
8.26	8.89	6.99	8.26	8.90	CP0	BL2	
8.10	8.28	6.97	8.25	8.88	CP1		
10.95	10.01	7.82	14.22	11.75	CP2		
6.57	7.48	6.03	7.02	5.77	CP0	BL3	
7.57	8.38	7.22	9.08	5.61	CP1		
7.98	9.36	7.38	9.32	5.85	CP2		
0.0229	0.0446				L.S.D. 0.05		
BL	MW × BL						
7.50	8.23	6.79	8.06	6.39	BL0		
9.16	10.19	6.99	10.02	9.46	BL1		
9.10	9.06	7.26	10.24	9.84	BL2		
7.37	8.40	6.88	8.47	5.74	BL3		
0.0132	0.0242				L.S.D. 0.05		
CP	MW × CP						
7.39	8.25	6.42	7.75	7.14	CP0		

7.80	8.36	6.82	8.55	7.49	<b>CP1</b>
9.66	10.30	7.69	11.30	9.35	<b>CP2</b>
0.0115	0.0203				<b>L.S.D. 0.05</b>
	8.97	6.98	9.20	7.99	<b>MW</b>
	0.0091				<b>L.S.D. 0.05</b>

جدول (14): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الـ IAA (مايكرو غرام/غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".

<b>CP × BL</b>	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				<b> تركيز CP ملغرام/لتر</b>	<b> تركيز BL ملغرام/لتر</b>
	<b>MW3</b>	<b>MW2</b>	<b>MW1</b>	<b>MW0</b>		
0.388	0.290	0.313	0.738	0.212	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
0.967	1.133	0.740	1.394	0.601	<b>CP1</b>	
2.237	2.165	2.331	2.510	1.941	<b>CP2</b>	
1.074	1.188	0.886	1.539	0.684	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>
1.528	1.691	1.367	1.821	1.234	<b>CP1</b>	
2.629	2.782	2.642	2.996	2.094	<b>CP2</b>	
1.287	1.429	1.294	1.472	0.955	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
1.829	1.895	1.801	2.041	1.580	<b>CP1</b>	
2.322	2.331	2.371	2.553	2.031	<b>CP2</b>	
0.601	0.540	0.582	0.887	0.394	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
0.774	0.687	0.635	1.270	0.502	<b>CP1</b>	
0.914	0.824	0.685	1.280	0.867	<b>CP2</b>	
0.0443	0.0504				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
1.197	1.196	1.128	1.547	0.918	<b>BL0</b>	
1.744	1.887	1.632	2.119	1.337	<b>BL1</b>	
1.813	1.885	1.822	2.022	1.522	<b>BL2</b>	
0.763	0.684	0.634	1.146	0.588	<b>BL3</b>	
0.0427	0.0463				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					
0.838	0.862	0.769	1.159	0.561	<b>CP0</b>	
1.275	1.351	1.136	1.632	0.979	<b>CP1</b>	

2.025	2.026	2.007	2.335	1.733	<b>CP2</b>
0.0316	0.0458				<b>L.S.D. 0.05</b>
	1.413	1.304	1.708	1.091	<b>MW</b>
	0.0451				<b>L.S.D. 0.05</b>

وقد حصلت زيادة معنوية في محتوى الـ IAA في الأوراق عند سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً وللشادات المستخدمة جميماً قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس اكبر محتوى بلغ 1.708 مایکرو غرام/غم وزن جاف.

وأظهرت جميع التداخلات الثنائية بين تركيز الـ BL و CP وبين تركيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تركيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوياً في محتوى الـ IAA في الأوراق وسجلت المعاملات  $MW1 \times CP2 \times BL1$  و  $MW1 \times BL1$  و  $CP2 \times BL1$  أعلى محتوى بلغ 2.629 و 2.119 و 2.335 مایکرو غرام/غم وزن جاف على التوالي.

وكان للتدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوياً في هذه الصفة وتفوقت المعاملة  $MW1 \times CP2 \times BL1$  وأعطت أعلى محتوى من الـ IAA في الأوراق بلغ 2.996 مایکرو غرام/غم وزن جاف (شكل 12)، (ملحق 6).

#### 4 - 2 - 5. محتوى الـ $GA_3$ (مایکروغرام/غم وزن جاف)

يبين الجدول (15) ان هناك زيادة معنوية في محتوى الأوراق من الـ  $GA_3$  عند رش النباتات بالـ BL بتركيز 0.05 ملغم/لتر إذ بلغ المحتوى 22.578 مایکرو غرام/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان المحتوى 16.104 مایکرو غرام/غم وزن جاف، في حين أدى الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر إلى انخفاض معنوي في محتوى الأوراق من  $GA_3$  وبلغ المحتوى 8.502 مایکرو غرام/غم وزن جاف مقارنة بالنباتات غير المعاملة.

تبين النتائج ان رش النباتات بتركيز 4 أو 8 ملغم/لتر من الـ CP أدى إلى زيادة محتوى الأوراق من الـ GA<sub>3</sub> وصلت إلى حد المعنوية وتقوّت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر في إعطائها أعلى محتوى بلغ 26.617 مايكرو غرام/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة. إن سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً أدى إلى حصول زيادة معنوية في محتوى الـ GA<sub>3</sub> في الأوراق وللشدات المستخدمة جميعاً وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس أعلى محتوى بلغ 19.433 مايكرو غرام/غم وزن جاف قياساً بالنباتات المروية بالماء الاعتيادي إذ كان المحتوى 13.619 مايكرو غرام/غم وزن جاف.

تشير النتائج إلى ان جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL و شدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP و شدة المجال المغناطيسي كانت مؤثرة معنوياً في محتوى الـ GA<sub>3</sub> في الأوراق وسجلت المعاملات 2 × BL2 × CP2 و 2 × MW1 × CP2 أعلى محتوى بلغ 35.046 و 24.960 و 30.131 مايكرو غرام/غم وزن جاف على التوالي.

وأظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوياً في محتوى الأوراق من الـ GA<sub>3</sub> وتقوّت المعاملة 2 × BL2 × MW1 × CP2 في إعطائها أعلى محتوى بلغ 38.874 مايكرو غرام/غم وزن جاف (شكل 13)، (ملحق 6).

#### 4 - 2 - 6. محتوى الـ Zeatin (مايكروغرام/غم وزن جاف)

تشير نتائج الجدول (16) إلى ان كافة تراكيز الـ BL قد أدت إلى زيادة محتوى الـ Zeatin في الأوراق وأعطت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر أعلى محتوى بلغ 0.646 مايكرو غرام/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة حيث كان 0.435 مايكرو غرام/غم وزن جاف.

إن محتوى الـ Zeatin في الأوراق ازداد معنوياً عند رش النباتات بالـ CP وللتراكيز المستخدمة كافة قياساً بمعاملة المقارنة وتفوقت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر بإعطائها أعلى محتوى بلغ 0.659 ميكرو غرام/غم وزن جاف.

جدول (15): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الـ GA<sub>3</sub> (ميكرو غرام/غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
7.199	7.368	6.839	9.441	5.149	CP0	BL0
10.251	9.661	9.144	14.635	7.564	CP1	
30.862	32.701	32.137	35.209	23.401	CP2	
11.849	12.717	10.396	15.808	8.478	CP0	BL1
16.494	14.712	13.588	17.449	20.228	CP1	
31.574	34.606	32.632	35.249	23.810	CP2	
16.996	18.819	17.146	18.288	13.731	CP0	BL2
15.691	16.203	16.422	17.718	12.419	CP1	
35.046	36.201	36.162	38.874	28.949	CP2	
8.011	7.839	8.326	9.626	6.253	CP0	BL3
8.509	8.736	8.905	9.705	6.692	CP1	
8.986	8.930	9.071	11.192	6.749	CP2	
0.1395	0.3336				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
16.104	16.577	16.040	19.762	12.038	BL0	
19.973	20.678	18.872	22.835	17.505	BL1	
22.578	23.741	23.243	24.960	18.366	BL2	
8.502	8.502	8.767	10.174	6.565	BL3	
0.0806	0.2526				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
11.014	11.686	10.677	13.291	8.403	CP0	
12.736	12.328	12.015	14.877	11.726	CP1	
26.617	28.110	27.501	30.131	20.727	CP2	

0.0698	0.2422				<b>L.S.D. 0.05</b>
	17.374		16.731	19.433	13.619
	0.2250				<b>L.S.D. 0.05</b>

جدول (16): تأثير CPPU و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى

الـ Zeatin (مايكرو غرام/غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"

<b>CP × BL</b>	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				<b> تركيز CP ملغرام/لتر</b>	<b> تركيز BL ملغرام/لتر</b>
	<b>MW3</b>	<b>MW2</b>	<b>MW1</b>	<b>MW0</b>		
0.232	0.237	0.255	0.265	0.170	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
0.385	0.430	0.314	0.462	0.333	<b>CP1</b>	
0.688	0.708	0.738	0.737	0.571	<b>CP2</b>	
0.434	0.455	0.419	0.463	0.399	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>
0.562	0.651	0.498	0.581	0.517	<b>CP1</b>	
0.789	0.926	0.762	0.842	0.626	<b>CP2</b>	
0.497	0.521	0.491	0.502	0.475	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
0.630	0.685	0.595	0.701	0.538	<b>CP1</b>	
0.812	0.782	0.794	0.996	0.676	<b>CP2</b>	
0.232	0.233	0.251	0.273	0.173	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
0.290	0.289	0.284	0.291	0.294	<b>CP1</b>	
0.346	0.389	0.311	0.370	0.314	<b>CP2</b>	
0.0352	0.0762				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
0.435	0.458	0.436	0.488	0.358	<b>BL0</b>	
0.595	0.677	0.560	0.629	0.514	<b>BL1</b>	
0.646	0.663	0.627	0.733	0.563	<b>BL2</b>	
0.289	0.282	0.282	0.311	0.260	<b>BL3</b>	
0.0203	0.0500				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					
0.349	0.362	0.354	0.376	0.304	<b>CP0</b>	
0.467	0.514	0.423	0.509	0.421	<b>CP1</b>	
0.659	0.701	0.651	0.737	0.547	<b>CP2</b>	

0.0176	0.0457				L.S.D. 0.05
	0.525	0.476	0.540	0.424	MW
	0.0356				L.S.D. 0.05

وقد حصلت زيادة معنوية في محتوى الـ Zeatin في الأوراق عند سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا وللشادات المستخدمة جميًعاً قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس اكبر محتوى بلغ 0.540 مايكرو غرام/غم وزن جاف.

وكانت جميع التداخلات الثانية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ MW1 × CP2 و شدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP و شدة المجال المغناطيسي مؤثرة معنويًّا في محتوى الـ Zeatin أعلى محتوى بلغ 0.812 و 0.733 و 0.737 مايكرو غرام/غم وزن جاف على التوالي.

وكان للتدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيرٌ معنوي في هذه الصفة وتقوّت المعاملة وأعطت أعلى محتوى من الـ MW1 × CP2 × BL2 في الأوراق بلغ 0.996 مايكرو غرام/غم وزن جاف (شكل 14)، (ملحق 6).

#### 4 - 2 - 7 . محتوى الـ ABA (مايكروغرام/غم وزن جاف)

يبين الجدول (17) حصول انخفاض في محتوى الأوراق من الـ ABA عند رش النباتات بالـ BL بتركيز 0.05 ملغم/لتر وصل إلى مستوى المعنوية إذ بلغ المحتوى 0.091 مايكرو غرام/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان المحتوى 0.205 مايكرو غرام/غم وزن جاف، في حين أدى الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر إلى زيادة معنوية في محتوى الأوراق من ABA إذ بلغ المحتوى 0.251 مايكرو غرام/غم وزن جاف مقارنة بالنباتات غير المعاملة.

ان محتوى الـ ABA في الأوراق انخفض معنوياً عند رش النباتات بالـ CP وللتراكيز المستخدمة كافة قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة الرش بتراكيز 8 ملغم/لتر أقل محتوى بلغ 0.101 مايكرو غرام/غم وزن جاف تلتها معاملة الرش بتراكيز 4 ملغم/لتر إذ سجلت 0.161 مايكرو غرام/غم وزن جاف قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان المحتوى مايكرو غرام/غم وزن جاف.

إن سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً أدى إلى حصول انخفاض معنوي في محتوى الـ ABA في الأوراق وللشدادات المستخدمة جمياً وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس أقل محتوى بلغ 0.122 مايكروغرام/غم وزن جاف قياساً بالنباتات المروية بالماء الاعتيادي إذ كان المحتوى 0.212 مايكرو غرام/غم وزن جاف.

وأدت جميع التداخلات الثانية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز CP وشدة المجال المغناطيسي إلى حصول انخفاض في محتوى الـ ABA في الأوراق وصل إلى مستوى المعنوية وسجلت المعاملات  $CP2 \times BL2$  و  $MW3 \times BL2$  و  $MW1 \times CP2$  أقل محتوى بلغ 0.047 و 0.075 و 0.087 مايكرو غرام/غم وزن جاف على التوالي.

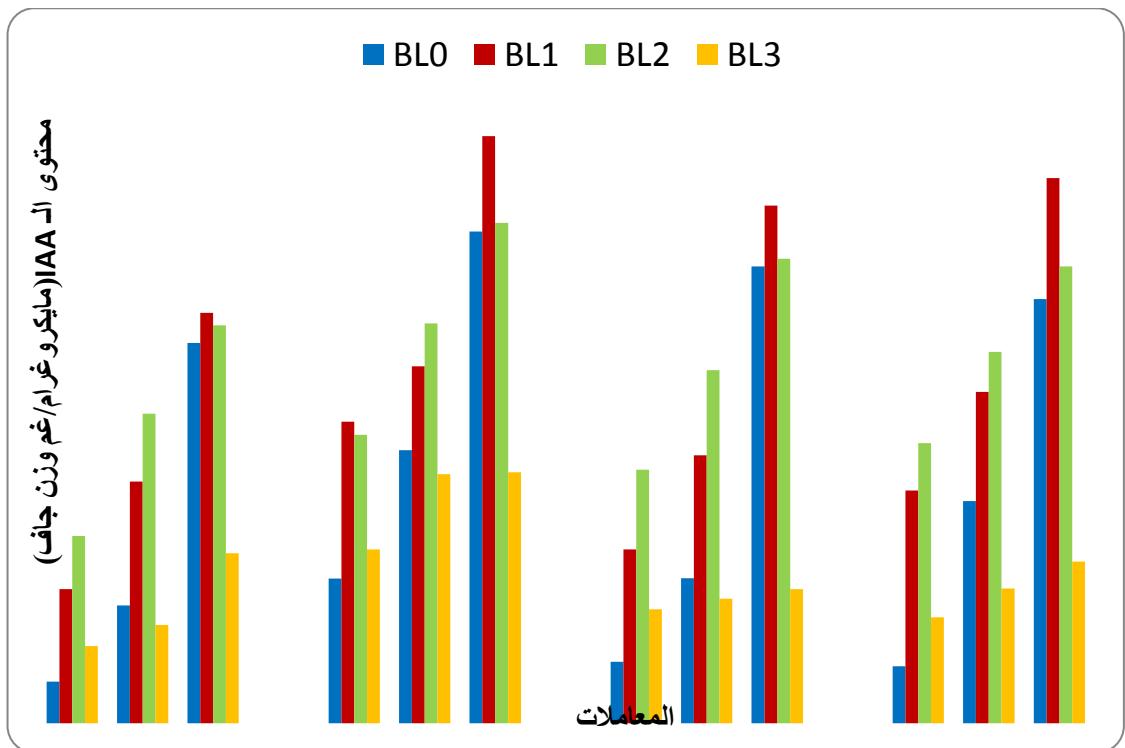
وأدى التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة إلى حصول انخفاض معنوي في محتوى الأوراق من الـ ABA وسجلت المعاملة  $MW2 \times CP2 \times BL2$  أقل محتوى بلغ 0.042 مايكرو غرام/غم وزن جاف (شكل 15)، (ملحق 6).

جدول (17): تأثير **Brassinolide** و **CPPU** و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في

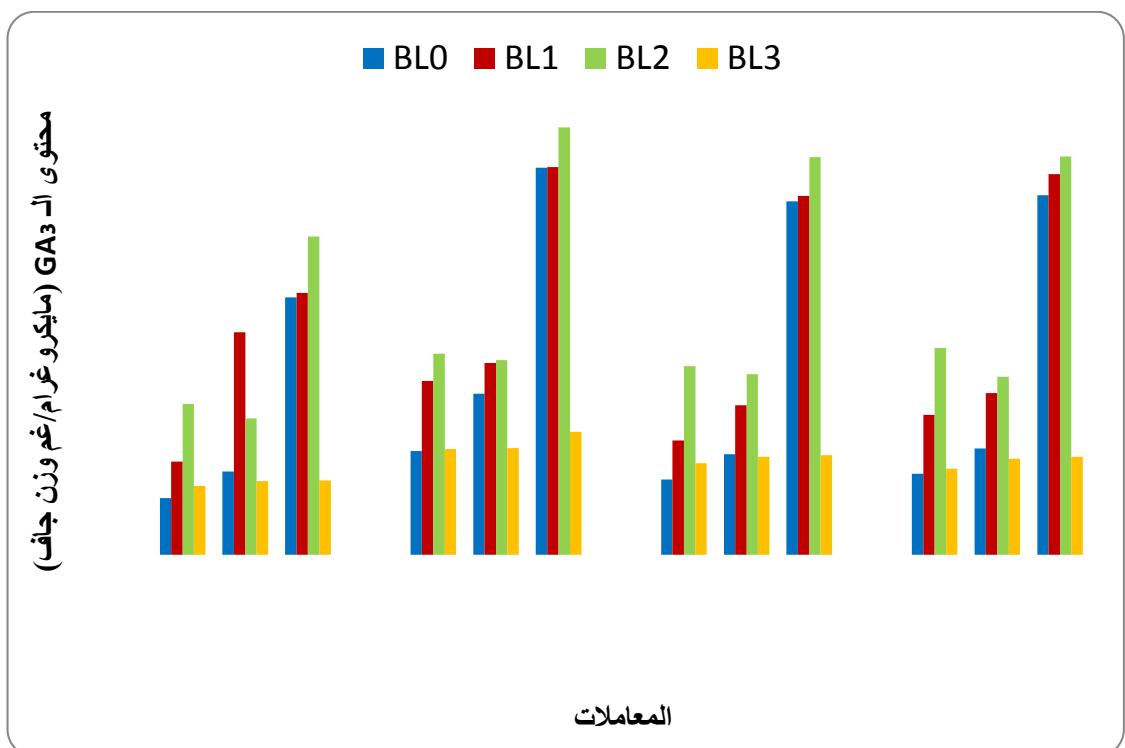
محتوى الـ **ABA** (مايكرو غرام/غم وزن جاف) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket"

.Mix"

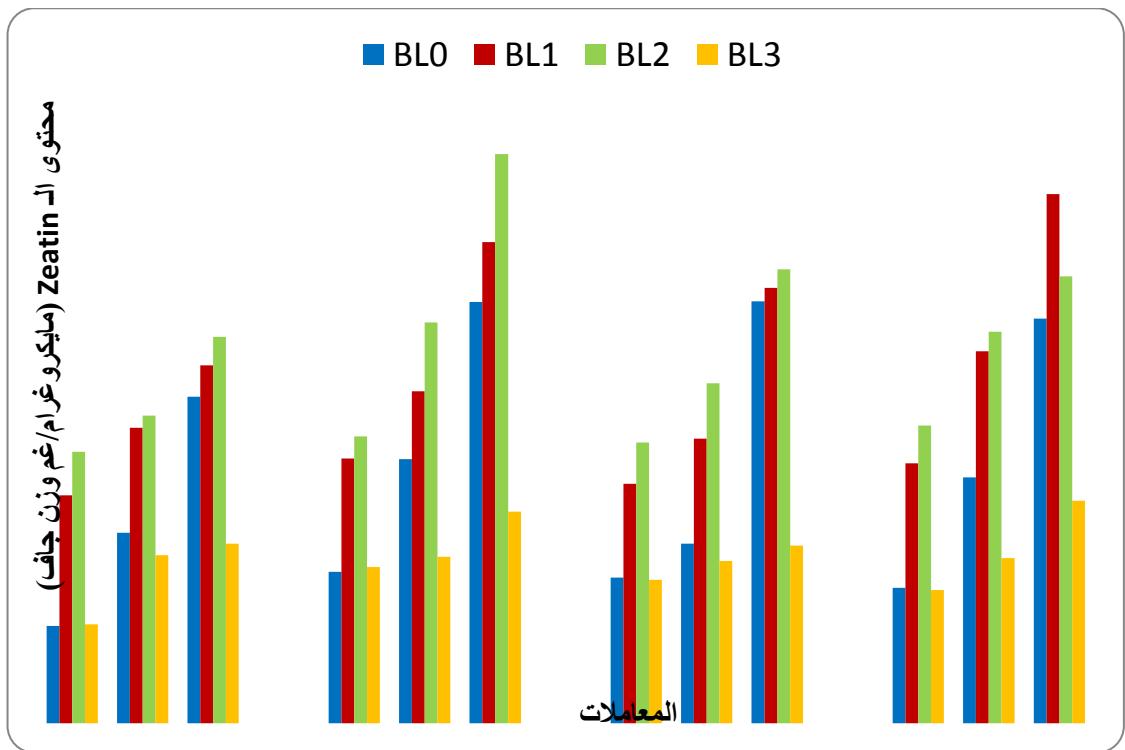
CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
0.348	0.365	0.396	0.214	0.417	CP0	BL0
0.183	0.155	0.194	0.130	0.254	CP1	
0.085	0.068	0.082	0.087	0.103	CP2	
0.157	0.139	0.167	0.110	0.214	CP0	BL1
0.116	0.090	0.103	0.100	0.170	CP1	
0.062	0.049	0.053	0.063	0.081	CP2	
0.131	0.108	0.133	0.105	0.178	CP0	BL2
0.095	0.071	0.095	0.091	0.124	CP1	
0.047	0.048	0.042	0.053	0.044	CP2	
0.293	0.285	0.355	0.182	0.350	CP0	BL3
0.249	0.222	0.270	0.179	0.325	CP1	
0.209	0.203	0.205	0.146	0.284	CP2	
0.0599	0.1206				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
0.205	0.196	0.224	0.144	0.258	BL0	
0.112	0.093	0.108	0.091	0.155	BL1	
0.091	0.075	0.090	0.083	0.115	BL2	
0.251	0.237	0.277	0.169	0.320	BL3	
0.0346	0.0712				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
0.232	0.224	0.263	0.153	0.290	CP0	
0.161	0.135	0.166	0.125	0.218	CP1	
0.101	0.092	0.096	0.087	0.128	CP2	
0.0299	0.0626				L.S.D. 0.05	
	0.150	0.175	0.122	0.212	MW	
	0.0439				L.S.D. 0.05	



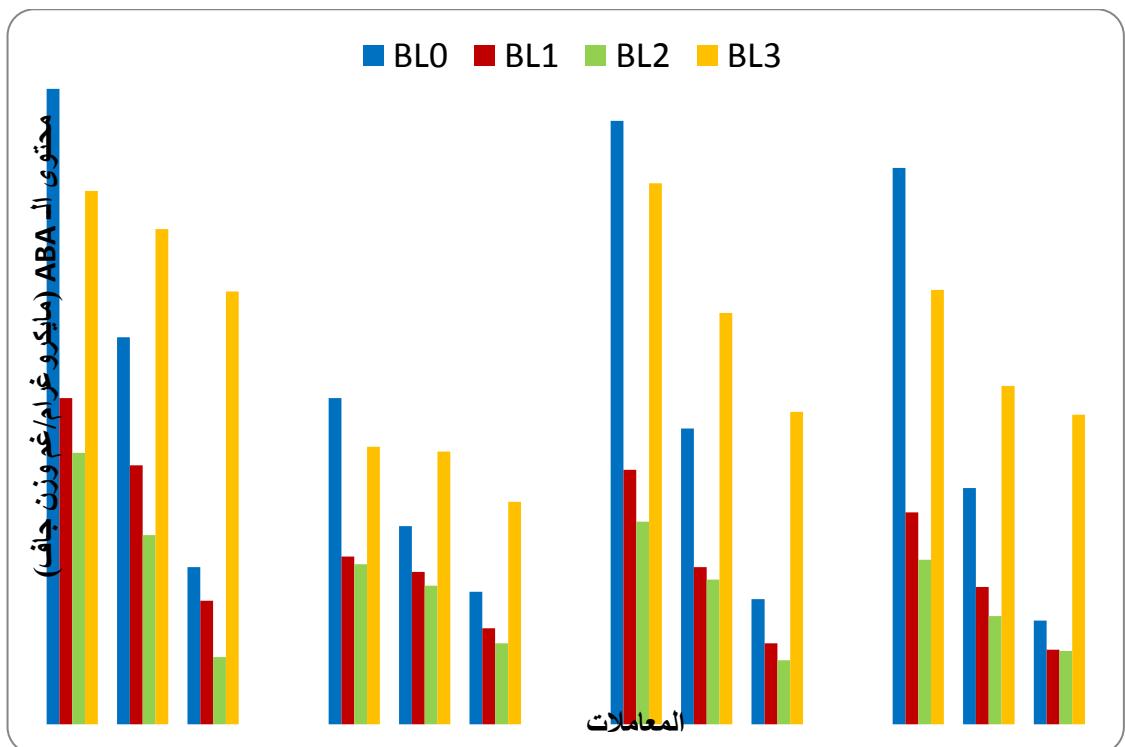
شكل (12): تأثير الـ CPPU و Brassinolide والسقي بالماء المعالج مغناطيسيا في  
محتوى الـ IAA لنباتات حلق السبع صنف .Rocket Mix.



شكل (13): تأثير الـ CPPU و Brassinolide والسقي بالماء المعالج مغناطيسيا في  
محتوى الـ GA<sub>3</sub> لنباتات حلق السبع صنف .Rocket Mix.



شكل (14): تأثير الـ Zeatin على نباتات حلق السبع صنف .Rocket Mix. تحتوى الـ Zeatin محتوى الـ Zeatin (مليغرام/غم وزن جاف)



شكل (15): تأثير الـ ABA على نباتات حلق السبع صنف .Rocket Mix. تحتوى الـ ABA محتوى الـ ABA (مليغرام/غم وزن جاف)

### 4 - 3. تأثير CPPU وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في

صفات النمو الزهري لنبات حلق السبع صنف "Rocket Mix".

#### 4 - 3 - 1. عدد النورات الزهرية

تشير نتائج الجدول (18) إلى أن رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL أدى إلى زيادة معنوية في عدد النورات الزهرية إذ بلغ العدد 25.57 نورة/نبات ثالثها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/نبات وبلغ 25.40 نورة/نبات، في حين أدت معاملة الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر إلى انخفاض معنوي في هذه الصفة إذ بلغ 23.12 نورة/نبات قياساً بمعاملة المقارنة.

وظهر أن هناك تأثيراً معنواً في زيادة عدد النورات الزهرية/نبات عند رش النباتات بالـ CP بتركيز 8 ملغم/لتر إذ بلغ العدد 26.44 نورة/نبات، بينما لم تظهر معاملة الرش بتركيز 4 ملغم/لتر فروقات معنوية قياساً بمعاملة المقارنة.

أدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى حصول زيادة معنوية في عدد النورات الزهرية/نبات وللشدات المستخدمة جمياً وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاووس أكبر عدد للنورات الزهرية/نبات بلغ 28.43 نورة/نبات.

وتبين النتائج أن التداخل الثنائي بين تركيز الـ BL و CP لم يكن ذا تأثير معنوي في عدد النورات الزهرية/نبات. بينما اظهر التداخل الثنائي بين تركيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تركيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنواً في هذه الصفة وأعطت المعاملات  $MW1 \times MW2 \times BL0$  أعلى عدد للنورات الزهرية بلغ 31.17 و 32.50 نورة/نبات على التوالي.

وكان التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة ذا تأثير غير معنوي في هذه الصفة.

**جدول (18): تأثير CPPU و Brassinolide على شدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في**

**عدد النورات الزهرية لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
22.21	22.17	20.33	27.83	15.50	CP0	BL0
24.04	24.50	24.00	32.00	18.67	CP1	
26.75	29.83	24.83	33.67	18.67	CP2	
24.08	24.50	28.00	27.50	16.33	CP0	BL1
25.08	28.00	27.83	27.33	17.17	CP1	
27.04	30.00	25.33	34.00	18.83	CP2	
24.50	25.67	29.67	25.00	17.67	CP0	BL2
23.79	27.50	25.33	24.17	18.17	CP1	
28.42	28.17	28.83	36.83	19.83	CP2	
23.50	26.00	24.00	24.33	19.67	CP0	BL3
22.33	25.50	24.50	23.00	16.33	CP1	
23.54	28.50	24.00	25.50	16.17	CP2	
n. s.	n. s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
24.33	25.50	23.06	31.17	17.61	BL0	
25.40	27.50	27.06	29.61	17.44	BL1	
25.57	27.11	27.94	28.67	18.56	BL2	
23.12	26.67	24.17	24.28	17.39	BL3	
1.027	3.674				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
23.07	25.17	26.42	27.42	17.29	CP0	
24.31	25.79	24.50	25.38	17.58	CP1	
26.44	29.12	25.75	32.50	18.38	CP2	
1.582	3.203				L.S.D. 0.05	
	26.69	25.56	28.43	17.75	MW	
	2.036				L.S.D. 0.05	

تبين نتائج الجدول (19) وجود زيادة معنوية في طول النورة الزهرية عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL إذ بلغ طول النورة الزهرية 37.91 سم تلتها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر إذ بلغ طول النورة الزهرية 36.57 سم قياساً بمعاملة المقارنة.

وقد ات جميع تراكيز الـ CP قد سببت زيادة معنوية في طول النورة الزهرية قياساً بمعاملة المقارنة وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر اكبر طول للنورة الزهرية بلغ 38.75 سم.

وقد لوحظت زيادة معنوية في طول النورة الزهرية عند سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيّاً وللشدات المستخدمة جميّعاً قياساً بمعاملة المقارنة، وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس اكبر طول للنورة الزهرية بلغ 40.31 سم.

كان للتدخل الثنائي بين تراكيز الـ BL و CP أثُرٌ معنوي في صفة طول النورة الزهرية وأعطت المعاملة  $CP2 \times BL2$  اكبر طول للنورة الزهرية بلغ 42.38 سم. فيما لم يكن للتدخل الثنائي بين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيرٌ معنوي في طول النورة الزهرية.

لم يتأثر طول النورة الزهرية معنويًّا عند معاملة التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة.

### 4 - 3 - 3. قطر النورة الزهرية (سم)

توضّح نتائج الجدول (20) إلى ان رش النباتات بالـ BL بتركيز 0.05 ملغم/لتر أدى إلى زيادة معنوية في قطر النورة الزهرية إذ بلغ القطر 7.70 سم قياساً بمعاملة المقارنة.

وتبيّن النتائج ان الرش بالـ CP لم يؤثّر معنويًّا في قطر النورة الزهرية.

وأدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًّا إلى حصول زيادة معنوية في قطر النورة الزهرية وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1500 كاوس في إعطائها اكبر قطر للنورة بلغ 7.54

**جدول (19): تأثير CPPU و Brassinolide على شدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في**

**طول النورة الزهرية (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
28.40	31.17	28.08	33.33	21.00	CP0	BL0
32.98	34.92	33.92	38.00	25.08	CP1	
38.35	37.17	35.33	48.50	32.42	CP2	
33.77	33.08	33.75	40.42	27.83	CP0	BL1
35.21	33.58	35.33	42.42	29.50	CP1	
40.73	40.00	39.75	45.42	37.75	CP2	
36.21	33.83	38.58	41.08	31.33	CP0	BL2
35.15	36.42	35.83	38.67	29.67	CP1	
42.38	43.75	38.67	47.42	39.67	CP2	
33.00	33.50	33.75	33.58	31.17	CP0	BL3
33.69	35.17	33.33	36.75	29.50	CP1	
33.54	34.83	33.33	38.17	27.83	CP2	
2.741	n. s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
33.24	34.42	32.44	39.94	26.17	BL0	
36.57	35.56	36.28	42.75	31.69	BL1	
37.91	38.00	37.69	42.39	33.56	BL2	
33.41	34.50	33.47	36.17	29.50	BL3	
1.582	n. s.				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
32.84	32.90	33.54	37.10	27.83	CP0	
34.26	35.02	34.60	38.96	28.44	CP1	
38.75	38.94	36.77	44.88	34.42	CP2	
1.370	n. s.				L.S.D. 0.05	
	35.62	34.97	40.31	30.23	MW	
	1.651				L.S.D. 0.05	

جدول (20): تأثير **Brassinolide** و **CPPU** و شدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في قطر النورة الزهرية (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر	
	MW3	MW2	MW1	MW0			
7.18	7.63	7.25	7.70	6.15	CP0	BL0	
7.50	7.47	7.42	8.04	7.07	CP1		
7.20	7.32	6.93	7.48	7.05	CP2		
7.14	7.12	7.22	7.35	6.87	CP0	BL1	
7.17	7.13	7.13	7.53	6.87	CP1		
7.45	7.62	7.45	7.65	7.09	CP2		
7.47	7.78	7.67	7.15	7.29	CP0	BL2	
7.58	7.50	7.53	7.48	7.82	CP1		
8.04	8.33	8.07	8.19	7.58	CP2		
7.36	7.33	7.12	7.19	7.80	CP0	BL3	
7.17	7.90	6.73	6.97	7.09	CP1		
7.06	7.32	6.72	6.80	7.38	CP2		
0.307	0.620				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>						
7.29	7.47	7.20	7.74	6.76	BL0		
7.25	7.29	7.27	7.51	6.94	BL1		
7.70	7.87	7.76	7.61	7.56	BL2		
7.20	7.52	6.86	6.99	7.42	BL3		
0.177	0.368				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>						
7.29	7.47	7.31	7.35	7.03	CP0		
7.36	7.50	7.20	7.51	7.21	CP1		
7.44	7.65	7.29	7.53	7.27	CP2		
n.s.	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
	7.54	7.27	7.46	7.17	<b>MW</b>		
	0.231				<b>L.S.D. 0.05</b>		

سم تلتها معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس إذ بلغ القطر 7.46 سم.

ويظهر التداخل الثنائي بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي حصول زيادة معنوية في قطر النورة الزهرية وتفوقت المعاملات  $BL2 \times CP2$  و  $MW3 \times BL2$  في إعطائهما أكبر قطر للنورة الزهرية بلغ 8.04 و 7.87 سم على التوالي، في حين لم يؤثر التداخل الثنائي بين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي في هذه الصفة. وأظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوباً في صفة قطر النورة الزهرية وأعطت المعاملة  $MW3 \times CP2 \times BL2$  أعلى قطر للنورة الزهرية بلغ 8.33 سم.

#### 4 - 3 - 4 . مدة التزهير (يوم)

يلاحظ من نتائج الجدول (21) ان كافة تراكيز الـ BL قد قللت وبشكل معنوي مدة التزهير قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر من BL اقل مدة بلغت 16.64 يوم بعد ان كانت 20.28 يوم عند معاملة المقارنة. إن كافة تراكيز الـ CP أدت إلى إطالة مدة التزهير وبشكل معنوي قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أطول مدة بلغت 21.33 يوم. لم يؤد سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا عند الشدات المستخدمة كافة إلى حصول تأثير معنوي في مدة التزهير.

وكان للتدخل الثنائي بين تراكيز الـ BL و CP تأثيرٌ معنوي في إطالة مدة التزهير وأعطت المعاملة  $CP2 \times BL1$  أطول مدة تزهير بلغت 22.75 يوم. ولم تظهر التدخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوباً في مدة التزهير. ولم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوباً في هذه الصفة.

جدول (21): تأثير **Brassinolide** و **CPPU** وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في مدة التزهير (يوم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر	
	MW3	MW2	MW1	MW0			
19.25	19.00	19.00	20.67	18.33	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>	
19.42	20.00	19.33	19.00	19.33	<b>CP1</b>		
22.17	22.00	21.67	23.33	21.67	<b>CP2</b>		
15.17	15.33	15.00	15.33	15.00	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>	
18.50	18.67	18.00	18.33	19.00	<b>CP1</b>		
22.75	22.67	22.00	24.00	22.33	<b>CP2</b>		
15.50	15.33	16.33	15.00	15.33	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>	
16.92	18.00	16.67	17.00	16.00	<b>CP1</b>		
22.08	21.33	21.00	23.67	22.33	<b>CP2</b>		
14.75	15.00	15.00	15.00	14.00	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>	
16.83	16.33	17.00	18.33	15.67	<b>CP1</b>		
18.33	18.67	18.67	19.00	17.00	<b>CP2</b>		
0.836	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>						
20.28	20.33	20.00	21.00	19.78	<b>BL0</b>		
18.81	18.89	18.33	19.22	18.78	<b>BL1</b>		
18.17	18.22	18.00	18.56	17.89	<b>BL2</b>		
16.64	16.67	16.89	17.44	15.56	<b>BL3</b>		
0.482	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>						
16.17	16.17	16.33	16.50	15.67	<b>CP0</b>		
17.92	18.25	17.75	18.17	17.50	<b>CP1</b>		
21.33	21.17	20.83	22.50	20.83	<b>CP2</b>		
0.418	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
	18.53	18.31	19.06	18.00	<b>MW</b>		
	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		

4 - 3 - 5 . عدد الزهيرات في النورة الزهرية

تشير نتائج الجدول (22) إلى أن عدد الزهيرات في النورة الزهرية ازداد معنوياً عند رش النباتات بالـ BL بتركيز 0.05 ملغم/لتر إذ بلغ عدد الزهيرات 41.31 زهيرة تنتها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر إذ بلغ العدد 40.06 زهيرة.

وأزداد عدد الزهيرات في النورة الزهرية معنوياً عند رش النباتات بالـ CP بتركيز 8 ملغم/لتر وأعطت أكبر عدد زهيرات في النورة الزهرية بلغ 41.43 زهيرة، في حين كان 37.33 زهيرة في نباتات المقارنة.

وحصلت زيادة معنوية في عدد الزهيرات في النورة الزهرية نتيجة السقي بالماء المعالج مغناطيسياً وللشدات المستخدمة جميعاً قياساً بالنباتات المروية بالماء الاعتيادي وتتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس بإعطائها أكبر عدد للزهيرات في النورة الزهرية بلغ 43.92 زهيرة.

إن تأثير التداخل الثنائي بين تركيزـ الـ BL و CP وبين تركيزـ الـ MW1 × CP2 و SHـ المجال المغناطيسي كان معنوياً في هذه الصفة وتتفوقت المعاملات  $BL_2 \times CP_2$  و  $MW_1 \times CP_2$  و سجلت أكبر عدد للزهيرات في النورة بلغ 44.00 و 47.50 زهيرة على التوالي. ولم يظهر التداخل الثنائي بين تركيزـ الـ BL و شدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوياً في عدد الزهيرات في النورة الزهرية. ولم يكن للتدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوياً في هذه الصفة.

#### 4 - 3 - 6. موعد التزهير (يوم)

تشير نتائج الجدول (23) إلى أن جميع تركيزـ الـ BL أدى إلى تبخير موعد التزهير قياساً بمعاملة المقارنة وتتفوقت معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر وأعطت أقل موعد بلغ 100.42 يوم.

جدول (22): تأثير **Brassinolide** و **CPPU** و شدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في عدد الزهيرات في النورة الزهرية لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
34.21	37.00	33.33	40.33	26.17	CP0	BL0
36.92	39.67	39.00	39.67	29.33	CP1	
41.50	40.67	38.33	50.33	36.67	CP2	
37.38	36.17	37.00	43.67	32.67	CP0	BL1
39.75	38.33	39.33	47.33	34.00	CP1	
43.04	41.67	42.33	47.50	40.67	CP2	
40.46	38.83	42.67	44.33	36.00	CP0	BL2
39.46	39.83	40.83	42.50	34.67	CP1	
44.00	45.33	38.50	50.00	42.17	CP2	
37.29	38.17	37.83	38.50	34.67	CP0	BL3
37.50	39.00	37.50	40.67	32.83	CP1	
37.17	39.33	36.33	42.17	30.83	CP2	
2.545	n.s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
37.54	39.11	36.89	43.44	30.72	BL0	
40.06	38.72	39.56	46.17	35.78	BL1	
41.31	41.33	40.67	45.61	37.61	BL2	
37.32	38.83	37.22	40.44	32.78	BL3	
1.469	n.s.				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
37.33	37.54	37.71	41.71	32.38	CP0	
38.41	39.21	39.17	42.54	32.71	CP1	
41.43	41.75	38.88	47.50	37.58	CP2	
1.272	2.472				L.S.D. 0.05	
	39.50	38.58	43.92	34.22	MW	
	1.524				L.S.D. 0.05	

جدول (23): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في

موعد التزهير (يوم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر	
	MW3	MW2	MW1	MW0			
111.83	109.67	114.33	108.00	115.33	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>	
105.33	109.33	103.00	105.00	104.00	<b>CP1</b>		
101.50	103.33	105.33	95.67	101.67	<b>CP2</b>		
94.17	93.67	96.00	94.33	92.67	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>	
102.50	103.67	102.00	101.33	103.00	<b>CP1</b>		
104.58	104.00	105.67	103.33	105.33	<b>CP2</b>		
94.25	94.33	94.67	92.67	95.33	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>	
103.00	105.00	106.00	100.33	100.67	<b>CP1</b>		
105.75	101.67	108.00	100.67	112.67	<b>CP2</b>		
93.08	92.67	94.00	91.33	94.33	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>	
104.08	96.00	111.33	108.00	101.00	<b>CP1</b>		
104.42	104.00	106.33	105.33	102.00	<b>CP2</b>		
3.858	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>						
106.22	107.44	107.56	102.89	107.00	<b>BL0</b>		
100.42	100.44	101.22	99.67	100.33	<b>BL1</b>		
101.00	100.33	102.89	97.89	102.89	<b>BL2</b>		
100.53	97.56	103.89	101.56	99.11	<b>BL3</b>		
2.227	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>						
98.33	97.58	99.75	96.58	99.42	<b>CP0</b>		
103.73	103.50	105.58	103.67	102.17	<b>CP1</b>		
104.06	103.25	106.33	101.25	105.42	<b>CP2</b>		
1.929	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
	101.44	103.89	100.50	102.33	<b>MW</b>		
	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		

ويلاحظ ان كافة تراكيز الـ CP قد أخرت التزهير وبشكل معنوي قياساً بمعاملة المقارنة وكانت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر من الـ CP الأكثر تأخيراً إذ بلغ موعد التزهير 104.06 يوم تلتها معاملة الرش بتركيز 4 ملغم/لتر إذ بلغ 103.73 يوم.

لم يؤد سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً عند الشدات المستخدمة كافة إلى حصول تأثير معنوي في موعد التزهير .

وكان للتدخل الثنائي بين تراكيز الـ BL و CP تأثير معنوي في تبكير التزهير إذ استغرق موعد التزهير 93.08 يوم عند المعاملة  $BL_3 \times CP_0$ . ولم تظهر التداخلات الثنائيةة بين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوياً في موعد التزهير .

لم يظهر التدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنويًّا في هذه الصفة.

#### 4 - 3 - 7 . طول الساق الذهري (سم)

كان للرش الورقي الـ BL على نباتات حلق السبع تأثير واضح في طول الساق الذهري ويلاحظ من نتائج الجدول (24) ان هناك زيادة معنوية في طول الساق الذهري عند الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL إذ بلغ الطول 46.50 سم، بينما أدت معاملة الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر إلى حصول انخفاض معنوي في طول الساق الذهري إذ بلغ الطول 40.33 سم قياساً بمعاملة المقارنة.

وأظهرت التراكيز المستخدمة جمياً من الـ CP زيادة معنوية في طول الساق الذهري وسجلت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر اكبر طول للساق الذهري بلغ 48.13 سم قياساً بمعاملة المقارنة إذ سجلت 40.74 سم.

وأدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى زيادة طول الساق الزهري للشادات المستخدمة جمياً وصلت إلى مستوى المعنوية قياساً بمعاملة المقارنة، وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس اكبر طول للساق الزهري بلغ 49.01 سم.

كانت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ MW1 × BL2 × CP2 و MW1 × CP2 و MW1 × BL2 أثراً واضحاً في طول الساق الزهري المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي مؤثرة معنوية في طول الساق الزهري وسجلت المعاملات MW1 × BL2 × CP2 و MW1 × BL2 أثراً واضحاً في طول الساق الزهري بلغ 52.46 و 53.58 و 53.32 سم على التوالي.

وتشير نتائج التحليل إلى أن التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة كان له أثراً واضحاً في طول الساق الزهري، وأعطت المعاملة MW1 × BL2 × CP2 أعلى قيمة بلغت 60.60 سم.

#### 4 - 3 - 8. قطر الساق الزهري (سم)

يلاحظ من نتائج الجدول (25) وجود زيادة معنوية في قطر الساق الزهري عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL إذ بلغ القطر 0.861 سم تلتها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/نبات إذ بلغ 0.852 سم، بينما لم تظهر معاملة الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر فروقات معنوية في هذه الصفة قياساً بمعاملة المقارنة.

وظهر أن هناك تأثيراً معنوية في صفة قطر الساق الزهري عند رش النباتات بالـ CP بتركيز 8 ملغم/لتر إذ أعطت أكبر قطر للساق الزهري بلغ 0.870 سم، بينما لم تظهر معاملة الرش بتركيز 4 ملغم/لتر فروقات معنوية قياساً بمعاملة المقارنة.

وقد لوحظت زيادة معنوية في قطر الساق الزهري عند سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً للشادات المستخدمة جمياً قياساً بمعاملة المقارنة، وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1500 كاوس اكبر قطر للساق الزهري بلغ 0.870 سم.

جدول (24): تأثير CPPU و Brassinolide وشدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في

**طول الساق الزهري (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
40.61	45.27	40.93	48.40	27.83	CP0	BL0
44.86	48.87	41.97	51.77	36.83	CP1	
48.98	53.40	45.87	53.83	42.83	CP2	
39.71	44.77	41.90	43.67	28.50	CP0	BL1
42.72	44.67	43.33	45.57	37.30	CP1	
49.82	53.20	47.20	57.20	41.67	CP2	
42.42	44.57	44.03	49.40	31.67	CP0	BL2
44.62	47.07	48.70	50.73	32.00	CP1	
52.46	53.73	51.83	60.60	43.67	CP2	
40.21	44.20	44.73	41.73	30.17	CP0	BL3
39.51	47.80	37.07	43.60	29.57	CP1	
41.26	46.87	42.10	41.67	34.40	CP2	
2.375	4.628				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
44.82	49.18	42.92	51.33	35.83	BL0	
44.08	47.54	44.14	48.81	35.82	BL1	
46.50	48.46	48.19	53.58	35.78	BL2	
40.33	46.29	41.30	42.33	31.38	BL3	
1.371	2.529				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
40.74	44.70	42.90	45.80	29.54	CP0	
42.93	47.10	42.77	47.92	33.93	CP1	
48.13	51.80	46.75	53.32	40.64	CP2	
1.187	2.129				L.S.D. 0.05	
	47.87	44.14	49.01	34.70	MW	
	1.018				L.S.D. 0.05	

جدول (25): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في قطر الساق الزهري (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix"

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
0.789	0.867	0.820	0.827	0.643	CP0	BL0
0.816	0.883	0.860	0.810	0.710	CP1	
0.866	0.897	0.893	0.900	0.773	CP2	
0.835	0.853	0.833	0.830	0.823	CP0	BL1
0.856	0.857	0.870	0.923	0.773	CP1	
0.866	0.877	0.893	0.900	0.793	CP2	
0.836	0.863	0.843	0.853	0.783	CP0	BL2
0.835	0.870	0.847	0.857	0.767	CP1	
0.912	0.883	0.930	0.980	0.853	CP2	
0.823	0.853	0.850	0.807	0.873	CP0	BL3
0.823	0.857	0.847	0.817	0.773	CP1	
0.837	0.883	0.823	0.840	0.800	CP2	
n.s.	n.s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
0.824	0.882	0.858	0.846	0.709	BL0	
0.852	0.862	0.866	0.884	0.797	BL1	
0.861	0.872	0.873	0.897	0.801	BL2	
0.828	0.864	0.840	0.821	0.786	BL3	
0.0214	0.0436				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
0.821	0.859	0.837	0.829	0.758	CP0	
0.833	0.867	0.856	0.852	0.756	CP1	
0.870	0.885	0.885	0.905	0.805	CP2	
0.0186	n.s.				L.S.D. 0.05	
	0.870	0.859	0.862	0.773	MW	
	0.0260				L.S.D. 0.05	

ولم تكن التداخلات الثنائية بين تركيز الـ BL و CP وبين تركيز الـ CP وشدة المجال

المغناطيسي ذات تأثير معنوي في قطر الساق الذهري، بينما كان التداخل الثنائي بين تركيز

الـ BL وشدة المجال المغناطيسي ذا تأثير معنوي وتقوّت المعاملة  $MW1 \times BL2$  في إعطائهما أكبر قطر للساقي الزهري بلغ 0.897 سم. ولم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنواً في صفة قطر الساق الزهري.

#### ٤ - ٣ - ٩. الوزن الجاف للنورة الزهرية (غم)

يلاحظ من نتائج الجدول (26) حصول زيادة معنوية في الوزن الجاف للنورة الزهرية عند رش النباتات بالـ BL بتركيز 0.05 ملغم/لتر إذ بلغ الوزن الجاف للنورة الزهرية 20.90 غم تنتها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر وبلغ الوزن الجاف 20.59 غم قياساً بمعاملة المقارنة.

وأدى الرش الورقي للنباتات بالـ CP إلى زيادة معنوية في الوزن الجاف للنورة الزهرية وسجلت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أكبر وزن جاف بلغ 22.00 غم. كما أدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا إلى زيادة الوزن الجاف للنورة الزهرية بشكل معنوي وللشدات المستخدمة جميعاً وتقوّت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس بإعطائهما أكبر وزن جاف للنورة الزهرية بلغ 24.42 غم.

كانت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي غير مؤثرة معنواً في الوزن الجاف للنورة الزهرية. كما لم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنواً في هذه الصفة.

#### ٤ - ٣ - ١٠. العمر المزهري (يوم)

تبين نتائج الجدول (27) ان جميع تراكيز الـ BL سببت انخفاضاً معنواً في العمر المزهري قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر اقل عمر مزهري بلغ 6.12 يوم، في حين كان 7.59 يوم عند معاملة المقارنة.

أدى رش النباتات بالـ CP إلى زيادة معنوية في العمر المزهري وسجلت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أطول عمر مزهري بلغ 8.32 يوم قياساً بمعاملة المقارنة.

ويلاحظ من النتائج أن العمر المزهري ازداد معنويّاً باستخدام الماء المعالج مغناطيسياً في السقي وللسيدات المستخدمة جمِيعاً سُجِّلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاووس أفضل زيادة إذ بلغ العمر المزهري 7.34 يوم، في حين كان 6.31 يوم في النباتات المروية بالماء الاعتيادي.

وأظهرت نتائج التداخل الثنائي بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنويّاً في العمر المزهري إذ تفوقت المعاملات  $BL \times CP2$  و  $BL0 \times CP2$  و  $BL0 \times MW1$  في إعطائهما أطول عمر مزهري بلغ 9.10 و 7.99 يوم على التوالي، بينما لم يكن للتداخل الثنائي بين تراكيز CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيرٌ معنوي في زيادة العمر المزهري.

وأدى التداخل الثلاثي للعوامل المدروسة إلى حصول زيادة معنوية في العمر المزهري إذ بلغ 9.87 يوم عند المعاملة  $MW1 \times CP2 \times BL2$ .

جدول (26): تأثير CPPU و Brassinolide و BL على الوزن الجاف (غم) للنورة الزهرية لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
18.22	20.27	16.35	23.62	12.64	CP0	BL0
18.87	18.74	18.36	22.93	15.44	CP1	
22.00	21.47	20.66	27.07	18.82	CP2	
19.65	21.21	19.77	22.88	14.72	CP0	BL1
19.65	21.24	18.11	25.08	14.18	CP1	
22.47	22.19	21.27	28.56	17.88	CP2	
20.22	19.57	20.52	24.75	16.04	CP0	BL2
19.45	19.08	20.33	21.32	17.08	CP1	

23.04	22.30	23.42	27.45	18.96	<b>CP2</b>	
19.70	19.04	20.43	21.68	17.65	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
19.69	22.27	19.72	23.23	13.55	<b>CP1</b>	
20.47	22.31	21.60	24.47	13.50	<b>CP2</b>	
n.s.	n.s.			<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
19.70	20.16	18.46	24.54	15.63	<b>BL0</b>	
20.59	21.55	19.71	25.51	15.59	<b>BL1</b>	
20.90	20.32	21.43	24.50	17.36	<b>BL2</b>	
19.95	21.21	20.58	23.13	14.90	<b>BL3</b>	
0.736	n.s.			<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					
19.45	20.02	19.27	23.23	15.26	<b>CP0</b>	
19.42	20.33	19.13	23.14	15.06	<b>CP1</b>	
22.00	22.07	21.74	26.89	17.29	<b>CP2</b>	
1.243	n.s.			<b>L.S.D. 0.05</b>		
	20.81	20.05	24.42	15.87	<b>MW</b>	
	1.923				<b>L.S.D. 0.05</b>	

جدول (27): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في  
العمر المزهري (يوم) لنباتات حلق السبع صنف "Rocket Mix".

<b>CP × BL</b>	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	<b>MW3</b>	<b>MW2</b>	<b>MW1</b>	<b>MW0</b>		
6.82	7.20	7.20	7.67	5.20	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
7.25	7.50	7.37	7.20	6.93	<b>CP1</b>	
8.72	9.00	8.67	9.10	8.10	<b>CP2</b>	
5.08	5.10	5.00	5.20	5.00	<b>CP0</b>	
6.98	7.20	6.53	7.00	7.20	<b>CP1</b>	<b>BL1</b>
9.10	9.43	9.00	9.70	8.27	<b>CP2</b>	
5.28	5.43	5.67	5.00	5.00	<b>CP0</b>	
5.97	6.87	5.83	5.97	5.20	<b>CP1</b>	<b>BL2</b>
8.63	8.33	8.00	9.87	8.33	<b>CP2</b>	

5.58	5.20	5.00	7.10	5.00	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>	
5.95	6.20	5.30	7.10	5.20	<b>CP1</b>		
6.83	7.20	6.60	7.20	6.33	<b>CP2</b>		
0.435	0.887			<b>L.S.D. 0.05</b>			
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>						
7.59	7.90	7.74	7.99	6.74	<b>BL0</b>		
7.05	7.24	6.84	7.30	6.82	<b>BL1</b>		
6.63	6.88	6.50	6.94	6.18	<b>BL2</b>		
6.12	6.20	5.63	7.13	5.51	<b>BL3</b>		
0.251	0.539			<b>L.S.D. 0.05</b>			
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>						
5.69	5.73	5.72	6.24	5.05	<b>CP0</b>		
6.54	6.94	6.26	6.82	6.13	<b>CP1</b>		
8.32	8.49	8.07	8.97	7.76	<b>CP2</b>		
0.217	n.s.			<b>L.S.D. 0.05</b>			
	7.06	6.68	7.34	6.31	<b>MW</b>		
	0.359				<b>L.S.D. 0.05</b>		

## التجربة الثانية

4 - 4 . تأثير CPPU وBrassinolide وشدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في

صفات النمو الخضراء لنبات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

### 4 - 4 - 1 . ارتفاع النبات (سم)

تبين نتائج الجدول (28) وجود زيادة معنوية في ارتفاع النبات عند رش النباتات بتركيز

0.025 ملغم/لتر من الا BL إذ بلغ ارتفاع النبات 14.97 سم تلتها معاملة الرش بتركيز 0.05

ملغم/لتر حيث بلغ الارتفاع 14.79 سم قياساً بنباتات المقارنة.

وقد ان كافة تركيز الا CP قد سبب زيادة معنوية في ارتفاع النبات قياساً بمعاملة المقارنة

وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر اكبر ارتفاع للنبات بلغ 15.41 سم.

وأدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى حصول زيادة معنوية في ارتفاع النبات وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس في هذه الصفة إذ بلغ ارتفاع النبات 16.89 سم، بينما أعطت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1000 كاوس أقل ارتفاع للنبات بلغ 12.90 سم إلا أنه لم يصل إلى مستوى المعنوية قياساً بمعاملة المقارنة.

كانت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي ذات تأثير معنوي في ارتفاع النبات وأعطت المعاملات  $MW1 \times BL2$  و  $CP2 \times MW1$  و  $BL2 \times CP2$  وأعلى ارتفاع للنبات بلغ 17.21 و 18.03 و 18.50 على التوالي.

ولم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنواً في هذه الصفة.

**جدول (28): تأثير CPPU و Brassinolide وشدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في ارتفاع النبات (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
12.69	12.83	11.50	14.17	12.25	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
13.52	13.42	11.83	15.67	13.17	<b>CP1</b>	
14.46	14.50	12.83	17.75	12.75	<b>CP2</b>	
14.31	13.67	12.00	16.92	14.67	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>
14.42	14.08	12.83	17.42	13.33	<b>CP1</b>	
15.65	15.00	14.75	18.67	14.17	<b>CP2</b>	
13.46	12.33	11.83	15.83	13.83	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
14.25	12.58	12.92	17.33	14.17	<b>CP1</b>	
17.21	16.42	16.33	20.92	15.17	<b>CP2</b>	
13.06	12.08	13.08	15.00	12.08	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
13.10	12.67	12.08	16.33	11.33	<b>CP1</b>	
14.31	15.58	12.75	16.67	12.25	<b>CP2</b>	
0.864	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	

<b>BL</b>	<b><math>MW \times BL</math></b>				
13.56	13.58	12.06	15.86	12.72	<b>BL0</b>
14.79	14.25	13.19	17.67	14.06	<b>BL1</b>
14.97	13.78	13.69	18.03	14.39	<b>BL2</b>
13.49	13.44	12.64	16.00	11.89	<b>BL3</b>
0.499	1.157				<b>L.S.D. 0.05</b>
<b>CP</b>	<b><math>MW \times CP</math></b>				
13.38	12.73	12.10	15.48	13.21	<b>CP0</b>
13.82	13.19	12.42	16.69	13.00	<b>CP1</b>
15.41	15.38	14.17	18.50	13.58	<b>CP2</b>
0.432	1.054				<b>L.S.D. 0.05</b>
	13.77	12.90	16.89	13.26	<b>MW</b>
	0.857				<b>L.S.D. 0.05</b>

#### ٤ - ٢ - عدد الأوراق/نبات

تشير نتائج الجدول (29) إلى أن كافة تراكيز الـ **BL** قد أحدثت زيادة معنوية في صفة عدد الأوراق/نبات قياساً بمعاملة المقارنة وأعطت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر أكثر وفيراً من الباقي. حيث بلغ عدد الأوراق 420.2 ورقة/نبات.

ومن جهة أخرى، وجد ان جميع تراكيز الـ **CP** قد سببت زيادة معنوية في صفة عدد الأوراق/نبات قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أعلى قيمة بلغت 417.6 ورقة/نبات.

وأدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى حصول زيادة معنوية في صفة عدد الأوراق/نبات وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس في هذه الصفة وبلغ عدد الأوراق/نبات 406.2 ورقة/نبات، بينما سجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1000 كاوس انخفاضاً معنوياً في هذه الصفة إذ بلغ عدد الأوراق 345.5 ورقة/نبات قياساً بمعاملة المقارنة.

أظهرت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوياً في عدد الأوراق/نبات وسجلت المعاملات MW1 × CP2 و MW0 × BL2 و CP2 × BL2 و عدد أوراق بلغ 463.5 و 463.7 و 436.5 ورقة/نبات على التوالي.

أظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوياً في هذه الصفة وتفوقت المعاملة MW0 × CP2 × BL2 معنوياً وسجلت اكبر عدد أوراق بلغ 528.0 ورقة/نبات.

### ٤ - ٣ - عدد الأفرع/نبات

وُجِدَ من نتائج الجدول (30) ان كافية تراكيز الا BL قد أحدثت زيادة معنوية في صفة عدد الأفرع/نبات قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر أكثر عدد الأفرع بلغ 46.69 فرع/نبات.

**جدول (29): تأثير Brassinolide و CPPU و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في عدد الأوراق لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
324.0	354.0	243.0	420.0	279.0	CP0	BL0
324.0	399.0	186.0	375.0	336.0	CP1	
392.3	414.0	312.0	432.0	411.0	CP2	
329.3	375.0	279.0	387.0	276.0	CP0	BL1
360.8	420.0	312.0	417.0	294.0	CP1	
425.3	423.0	399.0	453.0	426.0	CP2	
381.8	375.0	372.0	390.0	390.0	CP0	BL2
415.2	375.0	408.0	405.0	473.0	CP1	
463.5	423.0	435.0	468.0	528.0	CP2	
365.3	387.0	381.0	375.0	318.0	CP0	BL3
369.0	420.0	402.0	360.0	294.0	CP1	
389.3	420.0	417.0	393.0	327.0	CP2	
20.35	40.84				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
346.8	389.0	247.0	409.0	342.0	BL0	
371.8	406.0	330.0	419.0	332.0	BL1	
420.2	391.0	405.0	421.0	463.7	BL2	
374.5	409.0	400.0	376.0	313.0	BL3	
11.75	23.92				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
350.1	372.8	318.8	393.0	315.8	CP0	
367.2	403.5	327.0	389.2	349.2	CP1	

417.6	420.0	390.7	436.5	423.0	<b>CP2</b>
10.18	20.95			<b>L.S.D. 0.05</b>	
	398.8	345.5	406.2	362.7	<b>MW</b>
	14.34			<b>L.S.D. 0.05</b>	

جدول (30): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في

عدد الأفرع لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
36.00	39.33	27.00	46.67	31.00	<b>CP0</b>	BL0
36.00	44.33	20.67	41.67	37.33	<b>CP1</b>	
43.58	46.00	34.67	48.00	45.67	<b>CP2</b>	
36.58	41.67	31.00	43.00	30.67	<b>CP0</b>	BL1
40.08	46.67	34.67	46.33	32.67	<b>CP1</b>	
47.25	47.00	44.33	50.33	47.33	<b>CP2</b>	
42.42	41.67	41.33	43.33	43.33	<b>CP0</b>	BL2
46.17	41.67	45.33	45.00	52.67	<b>CP1</b>	
51.50	47.00	48.33	52.00	58.67	<b>CP2</b>	
40.58	43.00	42.33	41.67	35.33	<b>CP0</b>	BL3
41.00	46.67	44.67	40.00	32.67	<b>CP1</b>	
43.25	46.67	46.33	43.67	36.33	<b>CP2</b>	
2.264	4.542			<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
38.53	43.22	27.44	45.44	38.00	<b>BL0</b>	
41.31	45.11	36.67	46.56	36.89	<b>BL1</b>	
46.69	43.44	45.00	46.78	51.56	<b>BL2</b>	
41.61	45.44	44.44	41.78	34.78	<b>BL3</b>	
1.307	2.661			<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					
38.90	41.42	35.42	43.67	35.08	<b>CP0</b>	
40.81	44.83	36.33	43.25	38.83	<b>CP1</b>	

46.40	46.67	43.42	48.50	47.00	<b>CP2</b>
1.132	2.330				<b>L.S.D. 0.05</b>
	44.31	38.39	45.14	40.31	<b>MW</b>
	1.595				<b>L.S.D. 0.05</b>

وجد ان كافية تراكيز الـ CP قد سببت زيادة معنوية في صفة عدد الأفرع/نبات قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/نبات اكثراً عدد بلغ 46.40 فرع/نبات. أدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى حصول زيادة معنوية في صفة عدد الأفرع/نبات وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس في هذه الصفة إذ بلغ عدد الأفرع 45.14 فرع/نبات تلتها معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1500 كاوس إذ بلغ 44.31 فرع/نبات، بينما سجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1000 كاوس انخفاضاً معنوياً في هذه الصفة إذ بلغ العدد 38.39 فرع/نبات قياساً بمعاملة المقارنة.

أظهرت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوياً في عدد الأفرع/نبات وسجلت المعاملات  $MW1 \times CP2 \times BL2$  و  $MW0 \times BL2$  و  $CP2 \times BL2$  و  $MW1 \times MW0$  اكبر عدد أفرع بلغ 51.50 و 51.56 و 48.50 فرع/نبات على التوالي.

أظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوياً في هذه الصفة وتفوقت المعاملة  $MW0 \times CP2 \times BL2$  وسجلت اكبر عدد افرع/نبات بلغ 58.67 فرع/نبات.

#### ٤ - ٤ - ٤. قطر الساق الرئيس (سم)

تبين نتائج الجدول (31) وجود زيادة معنوية في قطر الساق الرئيس عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL إذ بلغ قطر الساق الرئيس 0.760 سم تلتها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر إذ بلغ 0.759 سم قياساً بنباتات المقارنة إذ كان القطر 0.720 سم. كما أدى رش النباتات بالـ CP إلى زيادة معنوية في قطر الساق الرئيس وسجلت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أكبر قطر للساق الرئيس بلغ 0.775 سم قياساً بنباتات المقارنة إذ كان القطر 0.724 سم.

وأدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى زيادة قطر الساق الرئيس بشكل معنوي وللشدات المستخدمة جمياً وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1500 كاوس بإعطائها أكبر قطر للساق بلغ 0.773 سم.

لم تكن معاملات التداخل الثنائي بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي ذات تأثير معنوي في قطر الساق الرئيس، في حين كانت معاملة التداخل الثنائي بين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي مؤثرة معنويًا في هذه الصفة وأعطت المعاملة  $MW1 \times BL1$  أعلى قطر للساق الرئيس بلغ 0.804 سم. ولم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنويًا في قطر الساق الرئيس.

#### ٤ - ٤ - ٥. المساحة الورقية/نبات (سم<sup>٢</sup>)

تشير نتائج الجدول (32) إلى أن جميع تراكيز الـ BL قد أحدثت زيادة معنوية في المساحة الورقية/نبات قياساً بمعاملة المقارنة واعطت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر أكبر مساحة ورقية بلغت 2470 سم<sup>2</sup>.

أظهرت النتائج حصول زيادة معنوية في المساحة الورقية/نبات عند رش النباتات بتركيز 8 ملغم/لتر من الا CP إذ بلغت المساحة الورقية 2417 سم<sup>2</sup>، فيما لم تكن هناك فروقات معنوية عند الرش بتركيز 4 ملغم/لتر في هذه الصفة قياساً بمعاملة المقارنة.

يلاحظ من النتائج ان المساحة الورقية/نبات ازدادت معنوياً باستخدام الماء المعالج مغناطيسيًا في السقي وللشدات المستخدمة جميعاً وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس أفضل مساحة ورقية/نبات بلغت 2708 سم<sup>2</sup> في حين كانت 1593 سم<sup>2</sup> في النباتات المروية بالماء الاعتيادي.

**جدول (31): تأثير Brassinolide و CPPU و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في قطر الساق الرئيس (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
0.689	0.763	0.723	0.723	0.547	CP0	BL0
0.714	0.783	0.757	0.710	0.607	CP1	
0.757	0.797	0.790	0.797	0.643	CP2	
0.753	0.753	0.827	0.757	0.677	CP0	BL1
0.738	0.757	0.773	0.787	0.637	CP1	
0.785	0.780	0.797	0.870	0.693	CP2	
0.735	0.763	0.747	0.747	0.683	CP0	BL2
0.733	0.767	0.750	0.750	0.667	CP1	
0.810	0.787	0.833	0.873	0.747	CP2	
0.718	0.753	0.743	0.697	0.680	CP0	BL3
0.721	0.757	0.750	0.713	0.663	CP1	
0.750	0.817	0.757	0.730	0.697	CP2	
n.s.	n.s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
0.720	0.781	0.757	0.743	0.599	BL0	
0.759	0.763	0.799	0.804	0.669	BL1	

0.760	0.772	0.777	0.790	0.699	<b>BL2</b>
0.730	0.776	0.750	0.713	0.680	<b>BL3</b>
0.0191	0.0367				<b>L.S.D. 0.05</b>
<b>CP</b>					<b>MW × CP</b>
0.724	0.758	0.760	0.731	0.647	<b>CP0</b>
0.727	0.766	0.758	0.740	0.643	<b>CP1</b>
0.775	0.795	0.794	0.818	0.695	<b>CP2</b>
0.0165	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>
	0.773	0.771	0.763	0.662	<b>MW</b>
	0.0186				<b>L.S.D. 0.05</b>

جدول (32): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في المساحة الورقية ( $\text{سم}^2$ ) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

<b>CP × BL</b>	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				<b> تركيز CP ملغرام/لتر</b>	<b> تركيز BL ملغرام/لتر</b>
	<b>MW3</b>	<b>MW2</b>	<b>MW1</b>	<b>MW0</b>		
1483	1385	1112	2393	1043	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
1643	1579	1089	2566	1337	<b>CP1</b>	
2193	2515	1560	2994	1703	<b>CP2</b>	
1732	2176	1397	1925	1429	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>
1624	1489	1262	2693	1051	<b>CP1</b>	
2572	2659	2101	3496	2032	<b>CP2</b>	
2218	2336	1649	2830	2059	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
2282	2238	1811	2981	2097	<b>CP1</b>	
2911	2936	2433	3836	2439	<b>CP2</b>	
1869	2081	1617	2394	1384	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
1878	2368	1795	2165	1183	<b>CP1</b>	
1993	2496	1888	2225	1362	<b>CP2</b>	
114.7	246.9				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>BL</b>					<b>MW × BL</b>	
1773	1826	1254	2651	1361	<b>BL0</b>	
1976	2108	1587	2705	1504	<b>BL1</b>	

2470	2503	1964	3216	2198	<b>BL2</b>
1913	2315	1767	2261	1310	<b>BL3</b>
66.2	164.7				<b>L.S.D. 0.05</b>
<b>CP</b>					<b>MW × CP</b>
1826	1995	1444	2385	1479	<b>CP0</b>
1857	1919	1489	2601	1417	<b>CP1</b>
2417	2652	1995	3138	1884	<b>CP2</b>
57.3	152.5				<b>L.S.D. 0.05</b>
	2188	1643	2708	1593	<b>MW</b>
	130.2				<b>L.S.D. 0.05</b>

أظهرت جميع التداخلات الثنائية بين تركيز الـ BL و CP وبين تركيز الـ MW وشدة المجال المغناطيسي وبين تركيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوياً في المساحة الورقية/نبات وسجلت المعاملات  $MW1 \times CP2 \times BL2$  و  $MW1 \times BL2$  و  $CP2 \times BL2$  اكبر مساحة ورقية بلغت 2911 و 3216 و 3138 سم<sup>2</sup> على التوالي.

لقد أثر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة معنوياً في المساحة الورقية/نبات وسجلت المعاملة  $MW1 \times CP2 \times BL2$  أعلى قيمة بلغت 3836 سم<sup>2</sup>.

#### **(SPAD) - 4 - 4 . محتوى الكلوروفيل**

تبين نتائج الجدول (33) وجود زيادة معنوية في محتوى الكلوروفيل في الأوراق عند رش النباتات بتركيز 0.025 ملغم/لتر من الـ BL إذ بلغ محتوى الكلوروفيل SPAD 49.37 نلتها معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر إذ بلغ SPAD 49.31 قياساً بنباتات المقارنة إذ كان محتوى الكلوروفيل SPAD 46.40.

تبين ان كافية تركيز الـ CP قد سببت زيادة معنوية في محتوى الكلوروفيل قياساً بمعاملة المقارنة وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أعلى محتوى للكلوروفيل بلغ SPAD 50.64

تنتها معاملة الرش بتركيز 4 ملغم/لتر إذ بلغ SPAD 47.18 قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان

محتوى الكلوروفيل 45.65 .SPAD

أدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى حصول زيادة معنوية في محتوى الكلوروفيل وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس في هذه الصفة وبلغ محتوى

الكلوروفيل 51.21 SPAD، بينما سجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1000 و 1500

كاوس انخفاضاً معنوياً في هذه الصفة إذ بلغ المحتوى 45.59 و SPAD 46.05 على التوالي

قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان المحتوى 48.46 SPAD

جدول (33): تأثير Brassinolide و CPPU و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في

محتوى الكلوروفيل (SPAD) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
43.14	42.77	43.53	45.50	40.77	CP0	BL0
46.03	45.83	43.17	49.47	45.67	CP1	
50.02	47.93	47.30	54.00	50.87	CP2	
47.64	45.80	45.17	50.77	48.83	CP0	BL1
48.77	47.17	48.20	50.83	48.87	CP1	
51.71	49.30	48.03	55.77	53.73	CP2	
47.03	44.33	44.20	50.10	49.50	CP0	BL2
48.53	44.63	45.30	51.97	52.23	CP1	
52.36	49.33	47.47	58.47	54.17	CP2	
44.78	43.87	43.50	48.00	43.77	CP0	BL3
45.39	44.03	43.73	49.53	44.27	CP1	
48.47	47.57	47.43	50.07	48.80	CP2	
n.s.	n.s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
46.40	45.51	44.67	49.66	45.77	BL0	
49.37	47.42	47.13	52.46	50.48	BL1	

49.31	46.10	45.66	53.51	51.97	<b>BL2</b>
46.21	45.16	44.89	49.20	45.61	<b>BL3</b>
1.286	2.488				<b>L.S.D. 0.05</b>
<b>CP</b>					<b>MW × CP</b>
45.65	44.19	44.10	48.59	45.72	<b>CP0</b>
47.18	45.42	45.10	50.45	47.67	<b>CP1</b>
50.64	48.53	47.56	54.57	51.89	<b>CP2</b>
1.114	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>
	46.05	45.59	51.21	48.46	<b>MW</b>
	1.278				<b>L.S.D. 0.05</b>

لم تكن معاملات التداخل الثنائي بين تركيز الـ BL و CP وبين تركيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي ذات تأثير معنوي في محتوى الكلوروفيل، في حين كانت معاملة التداخل الثنائي بين تركيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي مؤثرة معنويًا في هذه الصفة وأعطت المعاملة  $MW1 \times BL2$  أعلى محتوى للكلوروفيل بلغ 53.51 SPAD.

ولم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنويًا في محتوى الكلوروفيل.

#### 4 - 4 - 7. الوزن الجاف للنمو الخضري (غم)

توضّح نتائج الجدول (34) ان جميع تركيز الـ BL قد أدت إلى زيادة معنوية في الوزن الجاف للنمو الخضري وأعطت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر اكبر وزن جاف للنمو الخضري بلغ 27.43 غم قياساً بمعاملة المقارنة.

توضّح نتائج التحليل ان جميع تركيز الـ CP قد أحدثت زيادة معنوية في الوزن الجاف للنمو الخضري وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر اكبر وزن جاف بلغ 29.22 غم تلتها معاملة الرش بتركيز 4 ملغم/لتر إذ بلغ الوزن الجاف للنمو الخضري 25.37 غم قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان الوزن الجاف للنمو الخضري 24.55 غم .

أدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى حصول زيادة معنوية في صفة الوزن الجاف للنمو الخضري وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس في هذه الصفة إذ بلغ الوزن الجاف 33.02 غم تلتها معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1500 كاوس وبلغ 27.19 غم قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان 22.57 غم.

أظهرت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ MW1 × CP2 و BL2 × CP2 و MW1 × BL2 و MW1 × CP2 و BL2 × CP2 و BL2 × MW1 أثراً ملحوظاً على الوزن الجاف في المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنوياً في الوزن الجاف للنمو الخضري وسجلت المعاملات MW1 × CP2 و BL2 × CP2 و MW1 × BL2 أكبر وزن جاف للنمو الخضري بلغ 31.57 و 34.14 و 36.01 غم على التوالي.

تشير نتائج التحليل إلى أن التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة كان له أثرٌ واضح في الوزن الجاف للنمو الخضري وأعطت المعاملة MW1 × CP2 و BL2 أكبر وزن جاف للنمو الخضري بلغ 39.03 غم.

#### 4 - 4 - 8. الكاربوهيدرات الكلية (%)

يوضح الجدول (35) ان محتوى الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق قد ازداد معنوياً عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL وبلغ المحتوى 32.12 % قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان المحتوى 31.11 %، في حين أدى الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر إلى حدوث انخفاض معنوي في محتوى الكاربوهيدرات الكلية إذ بلغ المحتوى 30.93 % قياساً بمعاملة المقارنة.

أدى رش النباتات بالـ CP إلى زيادة محتوى الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق عند التراكيز المستخدمة جميعاً ووصلت إلى حد المعنوية وتفوقت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر بإعطائها أعلى محتوى للكاربوهيدرات الكلية بلغ 32.58 % قياساً بمعاملة المقارنة.

أدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى زيادة معنوية في محتوى الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق عند الشدات جميعاً وأعطت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس أعلى محتوى بلغ 33.86 % قياساً بالنباتات المروية بالماء الاعتيادي التي سجلت أقل محتوى للكاربوهيدرات الكلية بلغ 28.29 %. أظهرت جميع التداخلات الثانية بين تركيز الـ BL و CP وبين تركيز الـ BL و شدة المجال المغناطيسي وبين تركيز الـ CP و شدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنواً في محتوى الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق وسجلت المعاملات  $BL_2 \times CP_2$  و  $MW_1 \times BL_1$  و  $CP_2 \times MW_1$  أعلى محتوى بلغ 33.67 و 34.56 و 35.33 % على التوالي.

**جدول (34): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في الوزن الجاف للنمو الخضري (غم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
22.99	23.64	20.46	28.53	19.32	CP0	BL0
25.14	26.15	21.05	31.24	22.10	CP1	
28.18	29.26	23.91	34.33	25.23	CP2	
24.33	25.02	20.30	32.04	19.94	CP0	BL1
24.68	25.70	21.53	32.46	19.04	CP1	
29.85	30.06	25.66	36.09	27.58	CP2	
24.71	24.60	22.03	29.61	22.58	CP0	BL2
26.03	26.44	22.77	33.79	21.11	CP1	
31.57	30.26	28.27	39.03	28.72	CP2	
26.17	26.61	22.76	32.37	22.93	CP0	BL3
25.64	28.79	21.25	32.15	20.35	CP1	
27.26	29.80	22.66	34.60	21.98	CP2	
0.653	1.559				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
25.44	26.35	21.81	31.37	22.22	<b>BL0</b>	

26.29	26.93	22.50	33.53	22.19	<b>BL1</b>
27.43	27.10	24.36	34.14	24.14	<b>BL2</b>
26.36	28.40	22.23	33.04	21.75	<b>BL3</b>
0.377	1.180			<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>CP</b>					<b>MW × CP</b>
24.55	24.97	21.39	30.64	21.19	<b>CP0</b>
25.37	26.77	21.65	32.41	20.65	<b>CP1</b>
29.22	29.84	25.13	36.01	25.88	<b>CP2</b>
0.326	1.131			<b>L.S.D. 0.05</b>	
	27.19	22.72	33.02	22.57	<b>MW</b>
	1.050			<b>L.S.D. 0.05</b>	

جدول (35): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في محتوى الكربوهيدرات الكلية (%) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
30.17	30.38	31.28	31.65	27.36	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
30.60	30.63	31.39	32.49	27.91	<b>CP1</b>	
32.55	34.40	32.11	35.01	28.67	<b>CP2</b>	
31.28	31.80	31.54	33.45	28.32	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>
31.39	30.70	31.32	34.92	28.60	<b>CP1</b>	
32.72	34.49	32.14	35.31	28.93	<b>CP2</b>	
31.48	31.95	31.99	33.24	28.76	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
31.20	30.63	32.84	32.80	28.51	<b>CP1</b>	
33.67	35.90	33.28	36.26	29.23	<b>CP2</b>	
30.37	30.56	31.39	31.80	27.75	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
31.04	30.38	31.47	34.66	27.65	<b>CP1</b>	
31.39	31.13	31.82	34.74	27.85	<b>CP2</b>	
0.036	0.073			<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
31.11	31.80	31.59	33.05	27.98	<b>BL0</b>	
31.79	32.33	31.67	34.56	28.62	<b>BL1</b>	

32.12	32.83	32.70	34.10	28.83	<b>BL2</b>
30.93	30.69	31.56	33.73	27.75	<b>BL3</b>
0.021	0.042				<b>L.S.D. 0.05</b>
<b>CP</b>					<b>MW × CP</b>
30.83	31.17	31.55	32.53	28.05	<b>CP0</b>
31.06	30.59	31.76	33.72	28.17	<b>CP1</b>
32.58	33.98	32.34	35.33	28.67	<b>CP2</b>
0.018	0.037				<b>L.S.D. 0.05</b>
	31.91	31.88	33.86	28.29	<b>MW</b>
	0.024				<b>L.S.D. 0.05</b>

كان للتدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيرٌ معنوي في محتوى الكاريوهيدرات الكلية في الأوراق وتفوقت المعاملة  $MW1 \times CP2 \times BL2$  وأعطت أعلى محتوى للكاريوهيدرات الكلية في الأوراق بلغ 36.26 %.  
**(%) Ca<sup>++</sup> 9 - 4 - 4.**

تشير نتائج الجدول (36) إلى أن كافة تراكيز الـ BL قد سببت زيادة معنوية في محتوى الـ Ca<sup>++</sup> في الأوراق وتفوقت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر وأعطت أعلى محتوى للـ Ca<sup>++</sup> بلغ 6.05 % تلتها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر وسجلت محتوى بلغ 5.88 % قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان محتوى الأوراق من الـ Ca<sup>++</sup> 4.92 %.

توضح نتائج التحليل أن جميع تراكيز الـ CP قد أحدثت زيادة معنوية في محتوى الـ Ca<sup>++</sup> في الأوراق وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أعلى محتوى بلغ 6.32 % قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان محتوى الـ Ca<sup>++</sup> 4.95 %.

حصلت زيادة معنوية في محتوى الأوراق من الـ Ca<sup>++</sup> نتيجة السقي بالماء المعالج مغناطيسياً وللسادات المستخدمة جمياً وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس بإعطائها أعلى محتوى بلغ 7.02 % قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان المحتوى 4.40 %.

كانت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي ذات تأثير معنوي في محتوى الأوراق من الـ  $\text{Ca}^{++}$  وسجلت المعاملات  $\text{MW1} \times \text{CP2} \times \text{BL1}$  و  $\text{MW1} \times \text{BL2}$  و  $\text{CP2} \times \text{BL1}$  أعلى محتوى بلغ 6.94 و 7.57 و 8.25 % على التوالي.

أظهرت نتائج التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنواً في محتوى الـ  $\text{Ca}^{++}$  في الأوراق وأعطت المعاملة  $\text{MW1} \times \text{CP2} \times \text{BL1}$  أعلى محتوى بلغ 9.10 %.

**جدول (36): تأثير **Brassinolide** و **CPPU** و شدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في محتوى الـ  $\text{Ca}^{++}$  (%) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
3.95	4.25	3.10	5.70	2.73	CP0	BL0
4.63	4.80	4.20	6.00	3.50	CP1	
6.20	6.20	5.60	7.90	5.10	CP2	
5.21	5.25	5.10	6.30	4.20	CP0	
5.47	5.40	5.20	6.50	4.80	CP1	BL1
6.94	6.85	6.00	9.10	5.80	CP2	
6.09	6.25	5.20	7.90	5.00	CP0	
5.63	6.00	5.01	6.70	4.80	CP1	BL2
6.43	6.60	5.80	8.10	5.20	CP2	
4.54	5.00	3.81	5.80	3.55	CP0	
4.91	4.80	5.00	6.30	3.54	CP1	BL3
5.72	5.20	5.20	7.90	4.60	CP2	
0.070	0.140				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
4.92	5.09	4.30	6.53	3.78	BL0	
5.88	5.83	5.43	7.30	4.94	BL1	
6.05	6.28	5.34	7.57	5.00	BL2	
5.06	5.00	4.67	6.67	3.90	BL3	
0.040	0.082				L.S.D. 0.05	

CP	MW × CP			
4.95	5.19	4.30	6.43	3.87
5.16	5.25	4.85	6.38	4.16
6.32	6.21	5.65	8.25	5.18
0.035	0.072			
	5.55	4.93	7.02	4.40
	0.050			
	L.S.D. 0.05			

#### (%) Mg<sup>++</sup> 10 - 4 - 4

يلاحظ من نتائج الجدول (37) ان رش النباتات بتركيز 0.025 أو 0.05 ملغم/لتر من الـ BL قد أدت إلى حصول زيادة معنوية في محتوى الأوراق من الـ Mg<sup>++</sup> إذ بلغ المحتوى 1.38 و 1.35 % للتركيزين على التوالي قياساً بمعاملة المقارنة إذ بلغ المحتوى فيها 1.22 %، في حين لم يكن الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر ذا تأثير معنوي في محتوى الأوراق من الـ Mg<sup>++</sup> قياساً بمعاملة المقارنة.

أدى رش النباتات بالـ CP إلى زيادة محتوى الـ Mg<sup>++</sup> في الأوراق وصلت إلى حد المعنوية عند التراكيز المستخدمة جميعاً وتفوقت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر بإعطائها أعلى محتوى الـ Mg<sup>++</sup> في الأوراق بلغ 1.39 % قياساً بمعاملة المقارنة إذ سجلت 1.23 %. يلاحظ من النتائج ان محتوى الـ Mg<sup>++</sup> في الأوراق ازداد معنويًا عند سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا وللشدات المستخدمة جميعاً وسجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس أعلى محتوى الـ Mg<sup>++</sup> في الأوراق بلغ 1.40 % بالنباتات المروية بالماء الاعتيادي إذ سجلت 1.18 %.

تبين ان جميع التداخلات الثانية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي كانت ذات تأثير معنوي في

محتوى الـ  $Mg^{++}$  في الأوراق وسجلت المعاملات  $CP2 \times BL1$  و  $MW1 \times BL1$  و  $CP2 \times MW1$

$\times MW1$  أعلى محتوى بلغ 1.49 و 1.45 و 1.49 % على التوالي.

تبين النتائج التأثير المعنوي للتدخل بين جميع العوامل المدروسة في محتوى الـ  $Mg^{++}$

في الأوراق وسجلت المعاملة  $MW1 \times CP2 \times BL1$  أعلى محتوى بلغ 1.56 %.

جدول (37): تأثير **Brassinolide** و **CPPU** و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في

محتوى الـ  $Mg^{++}$  (%) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
1.13	1.19	1.07	1.33	0.94	CP0	BL0
1.15	1.22	1.15	1.19	1.05	CP1	
1.37	1.38	1.33	1.47	1.30	CP2	
1.25	1.30	1.24	1.38	1.09	CP0	BL1
1.30	1.36	1.27	1.40	1.18	CP1	
1.49	1.46	1.50	1.56	1.44	CP2	
1.36	1.42	1.30	1.42	1.30	CP0	BL2
1.33	1.40	1.25	1.40	1.28	CP1	
1.45	1.45	1.46	1.51	1.39	CP2	
1.18	1.21	1.13	1.38	0.99	CP0	BL3
1.22	1.30	1.18	1.36	1.05	CP1	
1.27	1.33	1.16	1.41	1.17	CP2	
0.017	0.038				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
1.22	1.26	1.18	1.33	1.10	BL0	
1.35	1.37	1.34	1.45	1.24	BL1	
1.38	1.42	1.34	1.44	1.32	BL2	
1.22	1.28	1.16	1.38	1.07	BL3	
0.010	0.027				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
1.23	1.28	1.18	1.38	1.08	CP0	
1.25	1.32	1.21	1.34	1.14	CP1	
1.39	1.41	1.36	1.49	1.33	CP2	

0.008	0.025				L.S.D. 0.05
	1.34	1.25	1.40	1.18	MW
	0.022				L.S.D. 0.05

4 - 5. تأثير **Brassinolide** و **CPPU** و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في صفات النمو الزهري لنبات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

#### 4 - 5 - 1. عدد النورات الزهرية

تشير نتائج الجدول (38) إلى أن جميع تراكيز الـ **BL** قد أحدثت زيادة معنوية في عدد النورات الزهرية قياساً بمعاملة المقارنة وأعطت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر أكبر عدد للنورات الزهرية بلغت 24.57 نورة زهرية/نبات.

تشير نتائج التحليل إلى أن جميع تراكيز الـ **CP** قد أحدثت زيادة معنوية في عدد النورات الزهرية وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أكبر عدد بلغ 24.30 نورة زهرية/نبات.

أدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا إلى حصول زيادة معنوية في عدد النورات الزهرية وتقوّت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس في هذه الصفة إذ بلغ عدد النورات الزهرية 32.61 نورة زهرية/نبات، بينما سجلت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1000 كاوس انخفاضاً معنويًا في هذه الصفة إذ بلغ عدد النورات الزهرية 16.76 نورة زهرية/نبات قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان 18.08 نورة زهرية/نبات.

أظهرت نتائج التداخل الثنائي بين تراكيز الـ **BL** و **CP** وبين تراكيز الـ **BL** و شدة المجال المغناطيسي تأثيراً معنويًا في عدد النورات الزهرية إذ تقوّت المعاملات  $CP2 \times BL2$  و  $MW1 \times BL2$  في إعطائهما أكبر عدد للنورات الزهرية بلغ 27.87 و 38.17 نورة زهرية/نبات على التوالي، بينما لم يكن للتداخل الثنائي بين تراكيز **CP** و شدة المجال المغناطيسي تأثير معنوي في عدد النورات الزهرية.

ولم يظهر التداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيراً معنوياً في هذه الصفة.

جدول (38): تأثير **Brassinolide** و **CPPU** و شدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في

عدد النورات الزهرية لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix"

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر	
	MW3	MW2	MW1	MW0			
16.71	16.33	11.67	25.83	13.00	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>	
18.79	18.17	13.67	29.00	14.33	<b>CP1</b>		
21.62	18.50	17.17	32.33	18.50	<b>CP2</b>		
19.46	18.33	16.83	27.00	15.67	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>	
20.92	18.00	16.67	31.00	18.00	<b>CP1</b>		
25.37	23.00	19.33	38.50	20.67	<b>CP2</b>		
22.87	20.17	16.00	35.67	19.67	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>	
22.96	19.00	16.50	35.83	20.50	<b>CP1</b>		
27.87	24.00	20.83	43.00	23.67	<b>CP2</b>		
20.58	19.50	16.67	29.33	16.83	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>	
21.67	19.17	17.33	32.50	17.67	<b>CP1</b>		
22.33	21.00	18.50	31.33	18.50	<b>CP2</b>		
1.991	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>						
19.04	17.67	14.17	29.06	15.28	<b>BL0</b>		
21.92	19.78	17.61	32.17	18.11	<b>BL1</b>		
24.57	21.06	17.78	38.17	21.28	<b>BL2</b>		
21.53	19.89	17.50	31.06	17.67	<b>BL3</b>		
1.149	2.712				<b>L.S.D. 0.05</b>		
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>						
19.91	18.58	15.29	29.46	16.29	<b>CP0</b>		
21.08	18.58	16.04	32.08	17.63	<b>CP1</b>		
24.30	21.62	18.96	36.29	20.33	<b>CP2</b>		
0.995	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>		
	19.60	16.76	32.61	18.08	<b>MW</b>		
	2.044				<b>L.S.D. 0.05</b>		

#### **4 - 5 - 2. طول النورة الزهرية (سم)**

تبين نتائج الجدول (39) وجود زيادة معنوية في طول النورة الزهرية عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL إذ بلغ طول النورة الزهرية 5.12 سم تلتها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر إذ بلغ طول النورة الزهرية 4.88 سم قياساً بنباتات المقارنة إذ كان 3.79 سم.

توضح نتائج التحليل ان جميع تراكيز الـ CP قد أحدثت زيادة معنوية في طول النورة الزهرية وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر اكبر طول للنورة الزهرية بلغ 5.47 سم. حصلت زيادة معنوية في طول النورة الزهرية نتيجة السقي بالماء المعالج مغناطيسياً وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس بإعطائها اكبر طول للنورة الزهرية بلغ 5.89 سم.

كانت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي ذات تأثير معنوي في طول النورة الزهرية وسجلت المعاملات  $MW1 \times BL2$  و  $CP2 \times MW1$  و  $BL2 \times CP2$  اكبر طول للنورة الزهرية بلغ 7.21 و 8.03 و 8.50 سم على التوالي.

ولم يكن للتداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيرٌ معنوي في طول النورة الزهرية.

#### **4 - 5 - 3. قطر النورة الزهرية (سم)**

يلاحظ من نتائج الجدول (40) وجود زيادة معنوية في قطر النورة الزهرية عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الـ BL إذ بلغ قطر النورة الزهرية 4.15 سم تلتها معاملة الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر حيث بلغ 4.11 سم قياساً بنباتات المقارنة إذ كان 3.90 سم.

ظهر ان هناك تأثيراً معنوياً في صفة قطر النورة الزهرية عند رش النباتات بالـ CP بتركيز 4 ملغم/لتر إذ بلغ قطر النورة الزهرية 4.33 سم، بينما لم تظهر معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر فروقات معنوية قياساً بمعاملة المقارنة.

**جدول (39): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في طول النورة الزهرية (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".**

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
3.10	3.33	2.25	4.17	2.67	CP0	BL0
3.71	3.50	2.42	5.67	3.25	CP1	
4.54	4.50	3.08	7.75	2.83	CP2	
4.44	3.67	2.50	6.92	4.67	CP0	BL1
4.54	4.25	3.08	7.42	3.42	CP1	
5.65	5.00	4.75	7.67	4.17	CP2	
3.75	2.75	2.42	5.83	4.00	CP0	BL2
4.40	2.92	3.17	7.33	4.17	CP1	
7.21	6.42	6.33	9.92	5.17	CP2	
3.42	2.58	3.58	5.00	2.50	CP0	BL3
3.60	3.08	2.75	6.33	2.25	CP1	
4.50	5.58	3.17	6.67	2.58	CP2	
0.764	n.s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
3.79	3.78	2.58	5.86	2.92	BL0	
4.88	4.31	3.44	7.67	4.08	BL1	
5.12	4.03	3.97	8.03	4.44	BL2	
3.84	3.75	3.17	6.00	2.44	BL3	
0.441	1.023				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
3.68	3.08	2.69	5.48	3.46	CP0	
4.06	3.44	2.85	6.69	3.27	CP1	
5.47	5.38	4.33	8.50	3.69	CP2	

0.382	0.932				L.S.D. 0.05
	3.96	3.29	5.89	3.47	MW
	0.758				L.S.D. 0.05

جدول (40): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في قطر النورة الزهرية (سم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
3.76	3.73	3.53	4.20	3.56	CP0	BL0
3.77	3.92	3.46	4.28	3.41	CP1	
4.16	4.25	3.90	4.91	3.60	CP2	
3.84	4.21	3.53	4.21	3.39	CP0	BL1
4.06	4.18	3.90	4.61	3.55	CP1	
4.44	4.84	3.97	4.90	4.07	CP2	
4.02	4.65	3.74	4.00	3.68	CP0	BL2
3.90	4.53	3.01	4.16	3.89	CP1	
4.54	4.90	4.10	5.15	4.02	CP2	
3.81	4.08	3.81	4.05	3.31	CP0	BL3
3.88	4.18	3.44	4.54	3.34	CP1	
4.16	4.28	3.71	4.70	3.94	CP2	
n.s.	n.s.				L.S.D. 0.05	
BL	MW × BL					
3.90	3.97	3.63	4.46	3.53	BL0	
4.11	4.41	3.80	4.57	3.67	BL1	
4.15	4.69	3.62	4.44	3.86	BL2	
3.95	4.18	3.65	4.43	3.53	BL3	
0.134	0.276				L.S.D. 0.05	
CP	MW × CP					
3.86	4.17	3.65	4.12	3.49	CP0	
3.90	4.20	3.46	4.40	3.55	CP1	
4.33	4.57	3.92	4.91	3.91	CP2	

0.116	0.243				L.S.D. 0.05
	4.31	3.68	4.48	3.65	MW
	0.169				L.S.D. 0.05

حصلت زيادة معنوية في صفة قطر النورة الزهرية نتيجة سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس وسجلت اكبر قطر للنورة الزهرية بلغ 4.48 سم تلتها معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 1500 كاوس وسجلت 4.31 سم قياساً بمعاملة المقارنة.

لم يكن للتدخل الثنائي بين تراكيز الـ BL و CP تأثيرٌ معنوي في قطر النورة الزهرية، في حين كان للتدخل الثنائي بين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة MW3 × BL2 × MW1 × CP2 في إعطائهما اكبر قطر للنورة الزهرية بلغ 4.69 و 4.91 سم على التوالي. ولم يكن للتدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيرٌ معنوي في قطر النورة الزهرية.

#### ٤ - ٥ - ٤ . موعد التزهير (يوم)

تشير نتائج الجدول (41) إلى ان جميع تراكيز الـ BL أدت إلى تأخير موعد التزهير قياساً بمعاملة المقارنة وتفوقت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر وسجلت 96.53 يوم. وجد ان رش النباتات بالـ CP قد سببت تبخير التزهير قياساً بمعاملة المقارنة وأعطت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر اقل موعد بلغ 90.36 يوم بعد ان كان 91.56 يوم في نباتات المقارنة.

يلاحظ من النتائج ان سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا لم يؤثر معنوياً في هذه الصفة وللسادات المستخدمة كافة قياساً بالنباتات المروية بالماء الاعتيادي.

يظهر التداخل الثنائي بين تراكيز الـ BL و CP ان المعاملة  $BL \times CP2$  قد بكرت ترهير النباتات وبشكل معنوي وسجلت اقل موعد بلغ 74.58 يوم، في حين ان التداخل الثنائي بين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي لم يؤثر معنوياً في موعد الترهير.

لم يكن للتدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيرٌ معنوي في هذه الصفة.

#### ٤ - ٥ - ٥. مدة الترهير (يوم)

يلاحظ من نتائج الجدول (42) ان كافة تراكيز الـ BL قد قللت وبشكل معنوي من مدة الترهير قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة الرش بتركيز 0.1 ملغم/لتر من BL اقل مدة ترهير بلغت 18.50 يوم بعد ان كانت 21.03 يوم عند معاملة المقارنة.

للحظ ان كافة تراكيز الـ CP أدت إلى إطالة مدة الترهير وبشكل معنوي قياساً بمعاملة المقارنة وسجلت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أطول مدة ترهير بلغت 20.96 يوم بعد ان كانت 18.67 يوم في نباتات المقارنة.

ازدادت مدة الترهير معنويًا عند سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 500 كاوس وبلغت 21.44 يوم قياساً بمعاملة المقارنة، بينما أدى السقي بالماء المعالج بشدة 1000 كاوس إلى تقليل مدة الترهير إذ بلغت 18.33 يوم الا انها لم تصل إلى مستوى المعنوية قياساً بالنباتات المرورية بالماء الاعتيادي.

لم يكن للتدخل الثنائي بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي تأثيرٌ معنوي في مدة الترهير، في حين كان للتدخل الثنائي بين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي تأثيرٌ معنوي في مدة الترهير وتقوّت المعاملة  $MW1 \times CP2$  بإعطائها أطول مدة ترهير بلغت 22.58 يوم.

ولم يكن للتدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثيرٌ معنوي في هذه الصفة.

#### 4 - 5 - 6. عدد الزهيرات في النورة الزهرية

تبين نتائج الجدول (43) وجود زيادة معنوية في عدد الزهيرات في النورة الزهرية عند رش النباتات بتركيز 0.05 ملغم/لتر من الا BL إذ بلغ عدد الزهيرات 8.75 زهيرة/نورة تلتها معاملة جدول (41): تأثير Brassinolide و CPPU و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في موعد التزهير (يوم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر	
	MW3	MW2	MW1	MW0			
96.50	96.00	97.33	96.00	96.67	CP0	BL0	
82.08	83.00	82.67	80.33	82.33	CP1		
74.58	74.00	74.33	75.00	75.00	CP2		
89.75	90.67	91.00	90.33	87.00	CP0	BL1	
93.67	94.33	93.67	93.00	93.67	CP1		
96.92	97.67	96.33	97.33	96.33	CP2		
90.67	92.00	88.67	90.67	91.33	CP0	BL2	
94.58	96.67	93.33	94.00	94.33	CP1		
96.33	93.67	97.00	98.00	96.67	CP2		
89.33	88.33	87.67	91.33	90.00	CP0	BL3	
92.92	92.67	91.33	93.67	94.00	CP1		
93.58	94.67	94.00	92.67	93.00	CP2		
1.840	n.s.				L.S.D. 0.05		
BL	MW × BL						
87.05	87.00	87.44	86.44	87.33	BL0		
96.11	96.89	96.33	96.22	95.00	BL1		
96.53	96.78	95.67	96.89	96.78	BL2		
94.61	94.56	93.67	95.22	95.00	BL3		
1.062	n.s.				L.S.D. 0.05		
CP	MW × CP						
91.56	91.75	91.17	92.08	91.25	CP0		
90.81	91.67	90.25	90.25	91.08	CP1		

90.36	90.00	90.42	90.75	90.25	<b>CP2</b>
0.920	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>
	93.81	93.28	93.69	93.53	<b>MW</b>
	n.s.			<b>L.S.D. 0.05</b>	

جدول (42): تأثير CPPU و Brassinolide و شدة المجال المغناطيسي والتدخل بينهم في

. "Snapshot Mix" على نباتات حلق السبع صنف

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
18.83	19.33	17.67	20.67	17.67	<b>CP0</b>	BL0
21.25	21.33	19.67	22.67	21.33	<b>CP1</b>	
23.00	22.67	21.00	25.33	23.00	<b>CP2</b>	
19.08	19.67	17.67	20.67	18.33	<b>CP0</b>	BL1
19.83	20.33	18.33	21.33	19.33	<b>CP1</b>	
20.92	21.67	19.33	22.33	20.33	<b>CP2</b>	
18.83	19.33	17.33	20.33	18.33	<b>CP0</b>	BL2
20.17	20.67	18.67	21.67	19.67	<b>CP1</b>	
20.92	21.67	19.33	22.33	20.33	<b>CP2</b>	
17.92	18.67	16.33	19.33	17.33	<b>CP0</b>	BL3
18.58	19.00	17.00	20.33	18.00	<b>CP1</b>	
19.00	19.67	17.67	20.33	18.33	<b>CP2</b>	
n.s.	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
21.03	21.11	19.44	22.89	20.67	<b>BL0</b>	
19.94	20.56	18.44	21.44	19.33	<b>BL1</b>	
19.97	20.56	18.44	21.44	19.44	<b>BL2</b>	
18.50	19.11	17.00	20.00	17.89	<b>BL3</b>	
0.317	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					
18.67	19.25	17.25	20.25	17.92	<b>CP0</b>	
19.96	20.33	18.42	21.50	19.58	<b>CP1</b>	

20.96	21.42	19.33	22.58	20.50	<b>CP2</b>
0.274	1.176			<b>L.S.D. 0.05</b>	
	20.33	18.33	21.44	19.33	<b>MW</b>
	1.127			<b>L.S.D. 0.05</b>	

الرش بتركيز 0.025 ملغم/لتر حيث بلغ 8.47 زهيرة/نورة قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان 6.87 زهيرة/نورة.

تبين ان رش النباتات بتركيز 8 ملغم/لتر من الـ CP أدى إلى زيادة معنوية في عدد الزهيرات في النورة الزهرية إذ بلغ عدد الزهيرات 9.34 زهيرة/نورة قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان 6.71 زهيرة/نورة.

ازداد عدد الزهيرات في النورة الزهرية نتيجة السقي بالماء المعالج مغناطيسياً بشدة 500 كاوس وبلغ عدد الزهيرات 11.42 زهيرة/نورة قياساً بالنباتات المروية بالماء الاعتيادي.

كانت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيز الـ BL و CP وبين تراكيز الـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيز الـ CP وشدة المجال المغناطيسي ذات تأثير معنوي في عدد الزهيرات في النورة الزهرية وسجلت المعاملات  $BL_2 \times CP_2$  و  $MW_1 \times MW_1$  و  $BL_2 \times MW_1$  اكبر عدد للزهيرات في النورة الزهرية بلغ 11.69 و 12.78 و 13.42 زهيرة/نورة على التوالي.

ولم يكن للتدخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثير معنوي في هذه الصفة.

#### 4 - 5 - 7 . الوزن الجاف للنورة الزهرية (غم)

يلاحظ من نتائج الجدول (44) حصول زيادة معنوية في الوزن الجاف للنورة الزهرية عند رش النباتات بالـ BL بتركيز 0.05 ملغم/لتر إذ بلغ الوزن الجاف للنورة الزهرية 10.69 غ،

في حين لم تكن هناك فروقات معنوية عند الرش بالتراكيز 0.025 و 0.1 ملغم/لتر قياساً بمعاملة المقارنة.

أدى الرش الورقي للنباتات بالـ CP إلى زيادة معنوية في الوزن الجاف للنورة الزهرية وسجلت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر أكبر وزن جاف بلغ 10.74 غم قياساً بمعاملة المقارنة إذ كان 10.31 غم.

أدى سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً إلى زيادة الوزن الجاف للنورة الزهرية بشكل معنوي وللشدات المستخدمة كافة وتفوقت معاملة السقي بالماء المعالج بشدة 500 كاوس بإعطائها أكبر وزن جاف للنورة الزهرية بلغ 12.02 غم قياساً بمعاملة المقارنة. كانت جميع التداخلات الثنائية بين تراكيزـ CP وـ BL وبين تراكيزـ BL وشدة المجال المغناطيسي وبين تراكيزـ CP وشدة المجال المغناطيسي ذات تأثير غير معنوي في الوزن الجاف للنورة الزهرية.

ولم يكن للتداخل الثلاثي بين العوامل المدروسة تأثير معنوي في الوزن الجاف للنورة الزهرية.

جدول (43): تأثير Brassinolide و CPPU و شدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في عدد الزهيرات في النورة الزهرية لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

CP × BL	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				تركيز CP ملغرام/لتر	تركيز BL ملغرام/لتر
	MW3	MW2	MW1	MW0		
5.83	6.00	4.33	7.83	5.17	CP0	BL0
6.71	6.33	4.50	9.83	6.17	CP1	
8.06	8.17	6.00	12.58	5.50	CP2	
7.92	6.83	4.50	11.83	8.50	CP0	BL1
7.83	7.50	5.67	12.00	6.17	CP1	
9.67	8.83	8.33	13.83	7.67	CP2	

6.77	5.17	4.83	10.00	7.08	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
7.79	5.83	5.67	12.17	7.50	<b>CP1</b>	
11.69	10.58	10.92	16.17	9.08	<b>CP2</b>	
6.33	5.33	6.50	8.83	4.67	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
6.71	6.50	5.00	10.92	4.42	<b>CP1</b>	
7.94	10.00	5.83	11.08	4.83	<b>CP2</b>	
1.158	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
6.87	6.83	4.94	10.08	5.61	<b>BL0</b>	
8.47	7.72	6.17	12.56	7.44	<b>BL1</b>	
8.75	7.19	7.14	12.78	7.89	<b>BL2</b>	
6.99	7.28	5.78	10.28	4.64	<b>BL3</b>	
0.668	1.568				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					
6.71	5.83	5.04	9.63	6.35	<b>CP0</b>	
7.26	6.54	5.21	11.23	6.06	<b>CP1</b>	
9.34	9.40	7.77	13.42	6.77	<b>CP2</b>	
0.579	1.432				<b>L.S.D. 0.05</b>	
	7.26	6.01	11.42	6.40	<b>MW</b>	
	1.174				<b>L.S.D. 0.05</b>	

جدول (44) : تأثير **Brassinolide** و **CPPU** و شدة المجال المغناطيسي والتداخل بينهم في الوزن الجاف للنورة الزهرية (غم) لنباتات حلق السبع صنف "Snapshot Mix".

<b>CP × BL</b>	شدة المجال المغناطيسي MW (كاوس)				<b> تركيز CP ملغرام/لتر</b>	<b> تركيز BL ملغرام/لتر</b>
	<b>MW3</b>	<b>MW2</b>	<b>MW1</b>	<b>MW0</b>		
10.13	11.22	11.04	11.55	6.70	<b>CP0</b>	<b>BL0</b>
10.39	11.55	11.21	11.71	7.10	<b>CP1</b>	
10.76	11.90	11.37	12.42	7.34	<b>CP2</b>	
10.34	11.41	11.44	11.71	6.80	<b>CP0</b>	<b>BL1</b>
10.41	11.29	11.32	11.98	7.05	<b>CP1</b>	
10.69	11.99	11.55	12.08	7.15	<b>CP2</b>	

10.43	11.63	11.04	12.18	6.85	<b>CP0</b>	<b>BL2</b>
10.60	11.65	11.41	12.41	6.95	<b>CP1</b>	
11.04	11.68	11.91	12.78	7.80	<b>CP2</b>	
10.34	11.60	11.25	11.55	6.98	<b>CP0</b>	<b>BL3</b>
10.34	11.14	11.21	11.86	7.15	<b>CP1</b>	
10.47	11.21	11.49	11.96	7.22	<b>CP2</b>	
n.s.	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>BL</b>	<b>MW × BL</b>					
10.43	11.56	11.20	11.90	7.05	<b>BL0</b>	
10.48	11.56	11.44	11.92	7.00	<b>BL1</b>	
10.69	11.65	11.45	12.46	7.20	<b>BL2</b>	
10.39	11.32	11.31	11.79	7.12	<b>BL3</b>	
0.146	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	
<b>CP</b>	<b>MW × CP</b>					
10.31	11.46	11.19	11.75	6.83	<b>CP0</b>	
10.44	11.41	11.28	11.99	7.06	<b>CP1</b>	
10.74	11.69	11.58	12.31	7.38	<b>CP2</b>	
0.126	n.s.				<b>L.S.D. 0.05</b>	
	11.52	11.35	12.02	7.09	<b>MW</b>	
	0.135				<b>L.S.D. 0.05</b>	

## 5. المناقشة Discussion

تبين النتائج ان رش نباتات حلق السبع بالـ BL بتركيز 0.025 أو 0.05 ملغم/لتر أثر ايجابياً في النمو الخضري والزهري للنباتات في كلتا التجاريتين وتفوقت معاملة الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر في إعطائها أفضل النتائج، في حين ان التركيز العالي أثر سلبياً في بعض الصفات المدروسة . وقد يعزى سبب التأثيرات الايجابية للـ BL في صفات النمو الخضري لصنفي حلق السبع إلى ان الـ BL يساعد في زيادة امتصاص العناصر المعدنية من التربة والاستفادة منها في نمو النبات، وكذلك زيادة محتوى الأوراق من النتروجين في النباتات المعاملة والذي يمكن ان يعزى إلى الامتصاص العالي للنتروجين غير العضوي مثل النترات من التربة وتمثيلها (El-Khallal وآخرون، 2009). قد تعود الزيادة في المساحة الورقية وطول قطر الساق الزهري للصنف Rocket Mix . وارتفاع النبات والمساحة الورقية وقطر الساق الرئيس للصنف Snapshot Mix . إلى دور الـ BL في تحفيز العمليات المسؤولة عن استطالة الخلية وانقسامها. ان استطالة الخلية يتم السيطرة عليه بوساطة عمليات مختلفة مثل التغيرات المنسقة في الخصائص الميكانيكية لجدار الخلية والعمليات البايوكيميائية والتعبير الجيني، حيث ان الجدار الابتدائي في اغلب النباتات ذوات الفلكتين وذوات الفلكة الواحدة يتكون من الألياف السليلوزية الدقيقة وعليه فان البراسينوستيروريدات يعتقد انها تشارك في إرتخاء جدار الخلية، لذلك فان الزيادة في النمو الخضري الناتجة من إضافة الـ BL ربما تعود إلى استطالة الخلية وانقسامها (Frank و Shahbaz و Ashraf، 2007). هذه النتائج تتفق مع ما وجده Duchenne وآخرون (1998). ان زيادة المساحة الورقية لصنفي حلق السبع نتيجة الرش بالـ BL (جدول 8 و 32) قد أدت إلى تحسين مساحة التمثيل الضوئي وهذا قد يفسر الزيادة في النمو. ان زيادة عدد الأفرع لصنفي حلق السبع نتيجة المعاملة بالـ BL قد تعود إلى تحسين

تدفق العناصر المعدنية جنباً إلى جنب مع منظمات النمو في أنسجة النباتات المعاملة وتحفيز وإنتاج البراعم الابطية مما أدى إلى تكوين أكثر عدد من الأفرع. ان زيادة محتوى الأوراق من الكلوروفيل لصنفي حلق السبع نتيجة إضافة الـ BL قد تعزى إلى ان الـ BL قد ثبط إنزيم Chlorophyllase المسؤول عن استنزاف الكلوروفيل مما أدى إلى تراكم الكلوروفيل في الأوراق (Fariduddin وآخرون، 2003)، وهذه النتيجة تتفق مع ما وجده Kandil وآخرون (2007). ان زيادة الوزن الجاف للنمو الخضري لصنفي حلق السبع نتيجة المعاملة بالـ BL قد تعود إلى الزيادة في كفاءة عملية التمثيل الضوئي والتي تؤدي إلى زيادة صافي الـ  $\text{CO}_2$  الممثل في الورقة والذي يمثل الوحدة الأساسية لبناء الكربوهيدرات (Mahgoub وآخرون، 2006). وقد تعود إلى التأثير المحتمل للـ BL على ثبيت الـ  $\text{CO}_2$  في عملية التمثيل الضوئي من خلال تأثيره في فعالية إنزيم carbonic anhydrase وهذا الإنزيم يحفز التحول البيني بين  $\text{CO}_2$  و  $\text{HCO}_3^-$  والذي يزيد من توافر الـ  $\text{CO}_2$  لإنزيم Rubisco مما يؤدي إلى زيادة كفاءة عملية التمثيل الضوئي (Coleman، 2000). كما ان زيادة النمو يمكن ان تعزى إلى تداخل الـ BL مع الهرمونات الداخلية الأخرى والتي تتضمن استجابة تضامنية مع الاوكسينات وتأثير مكمل من قبل الجبرلينات (Mandava وآخرون، 1981). ان تحسين صفات النمو الخضري والزهرى لنباتات حلق السبع صنف Rocket Mix. قد تعود إلى زيادة محتوى الهرمونات الداخلية IAA و ABA و  $\text{GA}_3$  و Zeatin المحفزة للنمو (جدول 14 و 15 و 16) وانخفاض محتوى الـ (جدول 17) نتيجة المعاملة بالـ BL وهذا يتفق مع ما وجده Kandil وآخرون (2007). وفي هذا الصدد ذكر Shunquan وآخرون (2001) ان المعاملة بالبراسيتونستيروبيدات أدت إلى زيادة محتوى الاندول في الأوراق خلال مرحلة التزهير وهذا يظهر ان إضافة الـ BL أدت إلى زيادة مستويات الهرمونات الداخلية والتي تلعب دوراً مهماً بوصفها منظمات لنمو النبات وتطوره. ان

الزيادة في محتوى الفينولات الكلية في أوراق نباتات حلق السبع صنف Rocket Mix.

المعاملة بالـ BL قد تعود إلى زيادة الكاربوهيدرات الكلية (جدول 11) أو قد تعزى إلى زيادة

فعالية إنزيم Phenylalanine ammonialyase (PAL) الذي يرتبط بتصنيع العديد من

المركبات الفينولية (Berglund و Ohlsson، 2001). ان زيادة عدد النورات الزهرية للصنفين

نتيجة إضافة الـ BL قد تعود إلى تحسين نسبة الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق (جدول 11 و

(35) والإفادة منها في تكوين البراعم الزهرية وهذا يتفق مع ما ذكره Maity و Bera (2009)

من ان زيادة عدد النورات الزهرية لنباتات *Vigna radiata* نتيجة إضافة الـ BL قد تعود إلى

تحسين معدل المواد الممثلة مع زيادة الإنتاج من محتوى السكر والنشا والبروتين في الأوراق

يتبعها تراكم هذه المواد البايكيميائية في أماكن الإفادة sinks. وقد لوحظ ان رش النباتات بالـ

BL أدى إلى تبخير التزهير لصنفي حلق السبع وقد يعود هذا إلى الانحراف في عملية التمثل

الصوئي من مرحلة النمو الخضري إلى مرحلة الإنتاج نتيجة إضافة الـ BL، وهذا يتفق مع ما

وتجده Runkova (1995). ان تقليل مدة التزهير لكلا الصنفين والعمر المزهري للصنف

Rocket Mix. عند رش النباتات بالـ BL قد تعود إلى زيادة إنتاج الآثرين، حيث عرفت

البراسينوستيرويدات بأنها تسبب التصنيع الحيوى لثلاثين مما يسرع من دخول الأزهار في مرحلة

الشيخوخة (Vardhini و Rao، 2002). يلاحظ من خلال النتائج ان تأثير الـ BL في صفات

النمو الخضري والزهرى يرتبط بالتراكيز المستخدمة حيث أظهرت النتائج ان التراكيز 0.025 و

0.05 ملغم/لتر قد حسنت هذه الصفات. ان انخفاض ارتفاع النبات لكلا الصنفين وطول الساق

الزهرى وقطره للصنف Rocket Mix. عند التركيز 0.1 ملغم/لتر من الـ BL قد تعود إلى ان

التركيز العالى من الـ BL كان اقل تأثيراً في تحفيز الانقسام الخلوي وعلى الأغلب كان مثبطاً.

تشير النتائج إلى أن رش نباتات حلق السبع بالـ CPPU بتركيز 4 أو 8 ملغم/لتر أدى إلى زيادة النمو والتزهير في كلتا التجاربتين وتفوقت معاملة الرش بتركيز 8 ملغم/لتر في إعطائهما أفضل النتائج. إن زيادة ارتفاع النبات وعدد الأوراق والمساحة الورقية والوزن الجاف للنمو الخضري وطول الساق الزهري وقطره للصنف Rocket Mix. وارتفاع النباتات وعدد الأوراق والمساحة الورقية وقطر الساق الرئيس والوزن الجاف للنمو الخضري للصنف Snapshot Mix.

قد تعود إلى دور السايتوكاينينات في زيادة الانقسام الخلوي في المرستيمات القيمية والكامبيوم وإضافة خلايا جديدة إلى النبات مما أدى إلى زيادة هذه الصفات (Mazher وآخرون، 2011)، وهذه النتائج تتفق مع ما وجده Arima وآخرون (1995) و Naveen (2008).

ويمكن ان يعزى تحفيز النمو إلى ان السايتوكاينينات من نوع Phenylurea تعمل على زيادة فعالية إنزيم Peroxidase الذي يزيل سممة الأوكسجين الفعال Super oxide والسيطرة على مستوى بيروكسيد الهيدروجين وسرعة الانقسام الخلوي وبالتالي تحفيز النمو، كما ان زيادة فعالية هذا الإنزيم ترتبط بتكوين أفرع أكثر وتراكم في الوزن الجاف وزيادة عدد البراعم الابطية المتفتحة (Toteva-Kapchina) وقد تعود الزيادة في ارتفاع النبات وعدد الأوراق والمساحة الورقية والوزن الجاف للنمو الخضري وطول الساق الزهري وقطره للصنف Rocket Mix. نتيجة إضافة الـ CPPU إلى زيادة مستوى IAA في الأوراق (جدول 14) أو تحسين تحول الـ Tryptophan إلى IAA الذي يسبب انقسام الخلية واستطالتها (Shankar و Singh، 2011). وقد يعزى أيضا إلى ان السايتوكاينينات تساعد في حركة العناصر الغذائية داخل النبات مما يؤدي إلى تحسين النمو. ان زيادة محتوى الأوراق من الكلورو菲ل للصنف Snapshot Mix. عند رش النباتات بالـ CPPU قد تعود إلى زيادة محتوى الـ Mg<sup>++</sup> في الأوراق (جدول 37) الذي يعتبر العنصر المركزي في هيكلية الكلورو菲ل. وقد تعود إلى دور

السايتوكاينينات في زيادة فعالية إنزيم NADH-protochlorophyllid reductase الذي يستخدم في البناء الحيوي للكلوروفيل وبالتالي يزداد تصنیعه Zavaleta-Mancera) 1999). أما زيادة عدد الأفرع لصنفي حلق السبع (جدول 7 و 30) وما تبعه من زيادة عدد النورات الزهرية (جدول 18 و 38) نتيجة إضافة الـ CPPU فقد يكون ناتج من كسر السيادة القمية وتحفيز البراعم الجانبية على النمو وتكوين أفرع جديدة وبالتالي زيادة النورات الزهرية وهذا قد يعود إلى زيادة المواد المصنعة في الأوراق لاسيما الكاربوهيدرات (جدول 11 و 35) وانتقالها إلى النورات الزهرية مما يؤدي إلى زيادة المادة الجافة للنورات الزهرية، وهذه النتائج (زيادة عدد الأفرع وزيادة عدد النورات الزهرية) تتفق مع ما وجده Mizrahi و Khaimov (2006). ان التأثيرات المحفزة للـ CPPU في تحسين نسبة الكاربوهيدرات الكلية في الأوراق لصنفي حلق السبع قد تعود إلى التأثير الإيجابي للـ CPPU في النمو المتضمن بلاستيدات أكثر وكlorوفيل أكثر مما يؤدي إلى زيادة في عملية التمثيل الضوئي وتكوين الكاربوهيدرات (Salisbury و Ross، 1992). ان زيادة محتوى الـ  $\text{Ca}^{++}$  والـ  $\text{Mg}^{++}$  في اوراق نباتات حلق السبع صنف Snapshot Mix. قد تعود إلى دور منظم النمو هذا في زيادة معدل امتصاص الماء من قبل الجذور وزيادة عملية النتح وبالتالي زيادة امتصاص وانتقال الايونات المعدنية التي تقود بوساطة عملية النتح Haroun وآخرون، 2003). ان زيادة مدة الترهير واستمرار تفتح الزهيرات للنباتات المعاملة بالـ CPPU لكلا الصنفين ربما تعود إلى المخزون الغذائي من التمثيل الضوئي أو ديمومة عملية التمثيل الضوئي الذي سبب تحسن الكاربوهيدرات الضرورية لاستمرار تفتح الزهيرات على النبات (Reid وآخرون، 2002).

ان زيادة العمر المزهي리 للصنف Rocket Mix. قد تعود إلى ان تأثير السايتوكاينينات من نوع الـ Phenylurea الطويلة الأمد قد خفضت حساسية الزهيرات

للاتلين وبالتالي تأخير سقوط البتلات التي تهـي حـاة الزـهـيرـات (Sankhla وآخرون، 2005)، وهذه النـتـيـجة تـتفـق مع ما وجـهـ Mackay وآخـرون (2002). وقد تعـزـى زـيـادـة العـمـر المـزـهـري إلى زـيـادـة مـحتـوى الـZـeatin في الأـورـاق (جدـول 16) حيث ذـكـرـ Marousky (1974) انـ السـاـيـتوـكاـيـنـينـ يمكنـ انـ يـزـيدـ العـمـر المـزـهـري عنـ طـرـيقـ تـحـسـينـ دـيمـومـةـ غـشـاءـ الـخـلـيةـ وـتـأـخـيرـ بـيـروـكـسـدـةـ دـهـونـ غـشـاءـ الـخـلـيةـ وـتـقـلـيلـ تـسـرـبـ الـإـيـوـنـاتـ منـ الـخـلـيةـ.

أـظـهـرـتـ النـتـائـجـ التـأـثـيرـ الـإـيجـابـيـ لـسـقـيـ النـبـاتـاتـ بـالـمـاءـ الـمـعـالـجـ مـغـناـطـيـسـيـاـ فيـ تـحـسـينـ صـفـاتـ النـمـوـ الـخـضـرـيـ وـالـزـهـرـيـ لـنـبـاتـاتـ حـلـقـ السـبـعـ مـقـارـنـةـ بـالـنـبـاتـاتـ الـمـرـوـيـةـ بـالـمـاءـ الـاعـتـيـادـيـ (ـمـاءـ الـبـئـرـ) لـكـلـتاـ الـتـجـرـيـتـيـنـ. وـتـشـيرـ أـيـضاـ إـلـىـ تـقـوـقـ مـعـالـمـةـ السـقـيـ بـالـمـاءـ الـمـعـالـجـ بـشـدـةـ مـجـالـ مـغـناـطـيـسـيـ 500 كـاـوـسـ فـكـانـتـ أـكـثـرـ تـأـثـيرـاـ فيـ نـمـوـ نـبـاتـاتـ حـلـقـ السـبـعـ وـتـزـهـيرـهاـ مـقـارـنـةـ بـالـشـدـاتـ الـأـخـرـىـ الـمـسـتـخـدـمـةـ. انـ سـبـبـ النـاـثـيـرـاتـ الـإـيجـابـيـةـ لـمـاءـ الـمـعـالـجـ مـغـناـطـيـسـيـاـ فيـ الصـفـاتـ الـمـدـرـوـسـةـ قدـ تعـزـىـ إـلـىـ انـ شـدـةـ الـمـجـالـ الـمـغـناـطـيـسـيـ تعـمـلـ عـلـىـ تـغـيـيرـ الـكـثـيرـ منـ الـخـصـائـصـ الـفـيـزـيـائـيـةـ وـالـكـيـمـيـائـيـةـ لـمـاءـ مـنـهـاـ تـقـلـيلـ الشـدـ السـطـحـيـ وـالـلـزـوجـةـ وـكـثـافـةـ الـمـاءـ (ـجـدـولـ 2ـ)ـ ماـ يـجـعـلـهـ اـخـفـ وـأـسـهـلـ لـلـامـتصـاصـ وـالـنـفـاذـ خـلـالـ الـأـغـشـيـةـ الـخـلـويـةـ لـلـمـجـمـوعـ الـجـذـريـ لـنـبـاتـ. وـفـيـ هـذـاـ الصـدـدـ اـكـدـ فـهـدـ وـآخـرونـ (2005)ـ انـ الـمـغـناـطـيـسـيـةـ تـحـسـنـ خـواـصـ الـمـاءـ الـحـرـكيـةـ وـإـذـابـتـهـ لـلـمـوـادـ،ـ وـبـالـتـالـيـ اـمـتـصـاصـ أـفـضـلـ لـلـمـغـذـيـاتـ مـنـ قـبـلـ الـنـبـاتـ نـتـيـجـةـ سـهـولـةـ حـرـكـةـ الـمـاءـ الـمـعـالـجـ مـغـناـطـيـسـيـاـ دـاـخـلـ الـنـبـاتـ وـاـنـتـقـالـ الـقـوـىـ الـمـحـرـكـةـ Electro motive forceـ مـنـ الـمـاءـ لـلـنـبـاتـ وـالـتـيـ أـثـبـتـتـ قـدـرتـهاـ عـلـىـ تـحـفيـزـ نـمـوـ الـنـبـاتـ.

كـمـاـ انـ الـمـجـالـ الـمـغـناـطـيـسـيـ يـؤـثـرـ عـلـىـ زـاوـيـةـ اـرـتـبـاطـ الـهـيـدـرـوـجـيـنـ بـالـأـوـكـسـجـيـنـ فـيـ جـزـئـةـ الـمـاءـ حـيـثـ تـنـخـفـضـ مـنـ 105° إـلـىـ 103°ـ مـاـ يـؤـديـ إـلـىـ تـكـوـينـ مـجـامـيـعـ عـنـقـوـيـةـ صـغـيـرةـ تـتـجـمـعـ فـيـ 6ـ 7ـ جـزـئـاتـ بـدـلاـًـ مـنـ 10ـ 12ـ جـزـئـةـ لـكـلـ عـنـقـودـ مـاـ يـؤـديـ إـلـىـ سـهـولـةـ نـقـلـ الـمـوـادـ

الغذائية وامتصاصها عبر جدران وأغشية الخلايا وبالتالي زيادة نمو النبات وتطوره (Lower, 2005). كما ان المعالجة المغناطيسية تعمل على زيادة نمو الجذور وتحسين قدرتها على امتصاص العناصر الغذائية، وبالتالي زيادة نمو النبات وتزهيره (Adachi, 2007). ان النتائج الايجابية المستحصل عليها في هذه الدراسة نتيجة سقي النباتات بالماء المعالج بشدات المجال المغناطيسي المختلفة قد تكون نتيجة لتأثير المجال المغناطيسي في تغيير العمليات الخلوية الرئيسية مثل النسخ الجيني والذي يلعب دوراً مهما في تغيير العمليات الخلوية. ان زيادة صبغات التمثيل الضوئي (الكلوروفيل والكاروتينويدات) في أوراق نباتات حلق السبع صنف Rocket قد تعود إلى زيادة محتوى الاوكسجينات والسايتوكاينينات التي استحدثت بواسطة المجال Mix. قد تعود إلى زيادة محتوى الاوكسجينات والسايتوكاينينات التي استحدثت بواسطة المجال المغناطيسي، جدول (14 و 16). وفي هذا الصدد ذكر Atak وآخرون (2003) ان السايتوكاينينات تلعب دوراً مهما في تطور البلاستيدات الخضراء واستحداث عدد من الجينات المسؤولة عن تطورها، كما ذكروا ان زيادة صبغات التمثيل الضوئي كانت مترافقاً مع زيادة تصنيع الاوكسجين المستحدث بوساطة المعاملة بال المجال المغناطيسي لنباتات فول الصويا. علاوة على ذلك فإن المجال المغناطيسي يحث على التغيرات البايكيمائية والتي من الممكن استخدامها بمثابة محفز لتفاعلات النمو ذات الصلة بما في ذلك صبغات التمثيل الضوئي (Al-Khayri و Dhawi, 2009). وقد تعود التأثيرات الايجابية للماء المعالج مغناطيسياً إلى دوره في زيادة محتوى الأوراق من الكاربوهيدرات (جدول 11 و 35) وانتقالها إلى أجزاء النبات المختلفة ومساهمتها في زيادة النمو. وفي هذا الصدد بين Khattab وآخرون (2000) ان المجال المغناطيسي يزيد امتصاص وانتقال العناصر ومن ثم زيادة انقسام الخلايا واستطالتها ويساعد في التصنيع الحيوي للمواد لاسيما الكاربوهيدرات وانتقالها إلى أجزاء النبات. ان زيادة محتوى الفينولات الكلية في الأوراق للصنف Rocket قد تعود إلى دور المجال Mix.

المغناطيسي في تغيير خصائص الغشاء الخلوي الذي يؤثر في تكاثر الخلايا ومسبباً بعض التغيرات في أيض الخلية (Atak وآخرون، 2003).

ان معالجة الماء مغناطيسيًا تكسبه طاقة كامنة تعمل على تنظيم شحنات الماء العشوائية مما يجعله ذا قدرة عالية على اختراق جدران الخلايا ومساهمته في تنشيط الفعاليات الحيوية التي يشترك فيها (Davis و Rawls، 1996). وقد تعزى التأثيرات الإيجابية للماء المعالج مغناطيسيًا في نباتات حلق السبع صنف Snapshot Mix. إلى زيادة محتوى الأوراق من عنصر الدا<sup>++</sup> Ca (جدول 36) الذي يلعب دوراً حاسماً في نمو النبات، وهذا يتفق مع ما ذكره Eristkea (2003) على ان الماء المعالج مغناطيسيًا يساعد في زيادة حركة العناصر الغذائية في منطقة الجذور بالإضافة إلى زيادة ذوبان بعض المركبات الكيميائية الموجودة بالتربة مثل CaCO<sub>3</sub> وتحولها إلى أيونات يمتصها النبات مما تساهم في زيادة النمو. ان زيادة محتوى الأوراق من الدا<sup>++</sup> Mg والد<sup>++</sup> Ca للصنف Snapshot Mix. قد تعود إلى دور الماء المعالج مغناطيسيًا في زيادة تأين المركبات التي يحتويها الماء الاعتيادي مما سبب زيادة تركيز هذه الأيونات وجاهازيتها لامتصاص من قبل المجموع الجذري، وقد تعود إلى حصول ذوبانية عالية للمعادن والأملاح في التربة نتيجة المعالجة المغناطيسية وبالتالي زيادة امتصاص هذه العناصر من قبل النبات.

ان تحسين صفات النمو الخضري والزهري المستحصل عليها في هذه الدراسة نتيجة سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيًا تتفق مع ما وجده كل من Leahy و Lawlor (1988) و Khattab وآخرون (2000) والجبوري (2006) والمعاضيدي (2006) والفتلاوي (2007) وامين (2008) وامين (2009) وامين وعبد العزيز (2011).

## 6. الاستنتاجات والتوصيات

### 6 - 1. الاستنتاجات

1. أحدث الرش الورقي لنباتات حلق السبع بالـ Brassinolide تأثيرات ايجابية من خلال تحسين صفات النمو الخضري والزهري لكل من الصنفين Rocket Mix و Snapshot Mix. وأعطى الرش بتركيز 0.05 ملغم/لتر أفضل النتائج.
2. ان تأثير الـ Brassinolide في تحسين صفات النمو الخضري والزهري يرتبط بالتركيز المستخدمة إذ أظهرت النتائج ان التركيز 0.05 ملغم/لتر قد حسن هذه الصفات، أما التركيز العالي 0.1 ملغم/لتر كان اقل تأثيراً وعلى الأغلب كان مثبطاً.
3. التأثيرات الايجابية لرش نباتات حلق السبع بالـ CPPU بتركيز 8 ملغم/لتر في تحسين صفات النمو الخضري والزهري لكل من الصنفين Rocket Mix و Snapshot Mix.
4. الدور الايجابي للماء المعالج بشدات المجال المغناطيسي المستخدمة وتفوق معاملة سقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسيا بشدة 500 كاوس في تحسين صفات النمو الخضري والزهري لكل من الصنفين Rocket Mix و Snapshot Mix.
5. اختلاف استجابة صفات النمو الخضري والزهري باختلاف شدات المجال المغناطيسيي نوع الجهاز المستخدم لمعالجة الماء مغناطيسيا.
6. التأثير التعاوني المشترك بين الرش بمنظمي النمو الـ Brassinolide والـ CPPU وسقي النباتات بالماء المعالج مغناطيسياً في تحسين بعض صفات النمو الخضري والزهري لكل من الصنفين Rocket Mix و Snapshot Mix.

### 6 - 2. التوصيات

استناداً إلى النتائج المستحصل عليها من هذه الدراسة يمكن ان نوصي بالآتي:

1. إجراء دراسات أخرى لمعرفة مدى استجابة نباتات زينة أخرى للرش بالـ Brassinolide

باستخدام تراكيز مختلفة ومواعيد رش مختلفة وأثر ذلك في زيادة الإنتاجية.

2. دراسة تأثير الـ Brassinolide في مقاومة درجات الحرارة المرتفعة لبعض نباتات

الزينة.

3. استخدام منظم النمو الـ CPPU بتركيز أعلى من ذلك التي استخدمت في الدراسة

لمعرفة الحد الأقصى لتأثير منظم النمو هذا وتحديد أفضل مستوى يعطي مواصفات نمو

خضري وزهري دون الوصول إلى درجة تثبيط النمو.

4. إجراء دراسة باستخدام منظم النمو الـ CPPU لإطالة العمر المزهري لبعض أزهار

القطف.

5. التشجيع على استخدام الماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 500 كاوس في سقي نباتات

الزينة التي تصلح أزهارها للقطف لتأثيره الإيجابي في صفات النمو الخضري والزهري.

6. دراسة مقارنة استخدام الماء المعالج مغناطيسيًا والماء الاعتيادي في محاليل حفظ

الأزهار المقطوفة.

7. إجراء دراسات أخرى لمعرفة مدى استجابة نباتات زينة أخرى للسقي بالماء المعالج

مغناطيسيًا بشدتات مجال مغناطيسي مختلف ومدد تعريض مختلفة للمجال المغناطيسي.

## 8. المراجع References

### 8 - 1. المراجع العربية

- ابو زيد، الشحات نصر. 1998. الهرمونات النباتية والتطبيقات الزراعية. الدار العربية للنشر والتوزيع - مصر.
- ارحيم، حمده عبد الستار. 2009. تأثير نوعية المياه المغنة في التبخر - نتج ونمو وحاصل زهرة الشمس. رسالة ماجستير، قسم علوم التربية والمياه، كلية زهرة الشمس *Helianthus annuus L.*. جامعة بغداد.
- امين، سامي كريم محمد. 2008. تأثير الرش بكبريتات النحاس والري بالماء الممغنط في مواصفات النمو الخضري والزهري لنبات طلق السبع *Antirrhinum majus*. المؤتمر العلمي الزراعي الرابع - جامعة تكريت - كلية الزراعة. ص 251-259.
- امين، سامي كريم محمد. 2009. تأثير الكلتار والماء الممغنط في نمو وإزهار وتكوين البصيلات لنبات الآرس. مجلة دبالي للبحوث العلمية والتربوية. 36: 64-76.
- امين، سامي كريم محمد، نسرين خليل عبد العزيز ونوال محمود علوان. 2011. تأثير السقي بالماء المعالج بشدات فيض مغناطيسية مختلفة ورش البنزل ادينين في نمو وإزهار نبات الورد الشجيري *Rosa damascena* Mill. مجلة جامعة تكريت للعلوم الزراعية. 11(2): 196-203.
- امين، سامي كريم محمد، نسرين خليل عبد العزيز. 2011. استجابة نبات *Rosa damascena* للسقي بالماء المعالج مغناطيسياً والبنزل ادينين. المؤتمر العلمي الثاني عشر، البحث الزراعية والبيطرية، هيئة التعليم التقني، الجزء 2. ص 195-206.

امين، سامي كريم محمد ومحسن خلف محمود. 1989. الزينة وهندسة الحدائق. وزارة التعليم

العالی والبحث العلمي، هيئة المعاهد الفنية، دار التقني، العراق.

بابكر، منذر. 2002. أثر الماء الممغنط على الملاريا. رسالة ماجستير. جامعة السودان للعلوم

والเทคโนโลยيا. السودان.

باشى، بشار زكى قصاب. 2006. تأثير المعاملة المغناطيسية لماء الري والعُقل في إكثار

Carissa grandiflora. مجلة زراعة الرافدين. 34 (1): 7-9.

بدر، مصطفى، محمود خطاب، محمد ياقوت، علم الدين نوح، طارق القيعي، محمد هيكل

ومصطفى رسلان. 2003. الزهور ونباتات الزينة وتصميم وتنسيق الحدائق. دار فجر

الإسلام للطباعة والنشر والتوزيع - الاسكندرية - مصر.

الجبوري، انتصار رزاق. 2006. تأثير سماد Agrotonic والماء الممغنط وموعد الزراعة في

النمو الخضري والزهري وإنتاج بعض الصبغات الكاروتينويدية لنبات الجعفري Tagetes

erecta L. رسالة ماجستير - قسم البستنة - كلية الزراعة - جامعة بغداد.

الساهاوكى، مدحت مجید وكريمة وهيب. 1990. تطبيقات في تصميم وتحليل التجارب. دار

الحكمة للطباعة والنشر. الموصل.

السلطان، سالم محمد وطلال محمود الجبى و محمد داود الصواف. 1992. الزينة. العراق.

موصل. وزارة التعليم العالی والبحث العلمي. العراق.

سويدان، صالح وجلال الدين مصطفى. 2000. المغناطيسية والكهربائية. منشورات المنشأة

العامة للنشر والتوزيع والإعلان. مطبع الثورة العربية. طرابلس/الجماهيرية.

الشايسب، فاتنة. 2005. نباتات الزينة وتنسيق الحدائق. الجزء النظري والعملي، منشورات جامعة

البعث، كلية الهندسة الزراعية، سوريا.

الشكلی، عبد العزیز احمد محمد. 2003 . أثر الماء الممغنط على امتصاص نبات الرجلة

للحديد. رسالة ماجستير. جامعة السودان للعلوم والتكنولوجيا. السودان.

طواجن، احمد محمد موسى. 1987. نباتات الزينة. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي. جامعة

البصرة. مطبعة جامعة البصرة.

عاتی، آلاء صالح. 2004. تأثیر إضافة کوالح الذرة الصفراء فی بعض خصائص التربة.

أطروحة دكتوراه. قسم علوم التربة. كلية الزراعة - جامعة بغداد.

الفتلاوى، كريمة عبد عيدان. 2007. تأثیر البورون والماء الممغنط فی نمو وإزهار نباتي الداليا

Ranunculus asiaticus والراننکیل Dahlia variabilis

البستنة- كلية الزراعة- جامعة بغداد .

فهد، علي عبد وقنية محمد وعدنان شبار فالح وطارق لفتة رشيد. 2005. التكييف المغناطيسي

لخواص المياه المالحة لأغراض ري المحاصيل. الذرة الصفراء والحنطة. مجلة العلوم

الزراعية العراقية. 36(1): 29 - 34.

المعاضيدي، علي فاروق قاسم. 2006. تأثیر التقنية المغناطيسيّة فی بعض نباتات الزينة.

أطروحة دكتوراه- قسم البستنة- كلية الزراعة- جامعة بغداد.

المعروف، عبد الكريم فاضل حميد. 2007. تأثیر مغnette مياه الري المالحة فی بعض

خصائص التربة ونمو وإنجذبة محصول الطماطة في منطقتي الزبير وسفوان. أطروحة

دكتوراه، قسم علوم التربة والمياه، كلية الزراعة، جامعة بغداد.

الناصري، گلبوی عبد المجید ناصر. 2006. تأثیر استخدام الماء الممغنط فی بعض مظاهر

الأداء فی الفئران. رسالة ماجستير. معهد الهندسة الوراثية والتكنولوجيات الإحيائية للدراسات

العليا. جامعة بغداد.

النعميمي، سعد الله نجم. 1990. علاقة التربية بالماء والنبات. جامعة الموصل. وزارة التعليم

العالي والبحث العلمي. العراق.

هلال، مصطفى حسن. 1998. منشورات التقنية المغناطيسية: المغناطيسية – تطورها – تقنيتها

– الاستفادة منها في المجالات الزراعية والري والبيئة. المركز القومي للبحوث. القاهرة.

جمهورية مصر العربية.

## ٢- المراجع الاجنبية

- Adachi, K. 2007. The effect of magnetized water on plants. <http://www.educate yourself.org/lte/magnetized water on plants.html>.
- Aladjadjiyan , A. and Ylieva T., 2003. Influence of stationary magnetic field on the early stages of the development of tobacco seeds (*Nicotiana tabacum* L.). Journal of Central European Agriculture. 4(2): 131–138.
- Aladjadjiyan , A., 2002. Study of the influence of magnetic field on some biological characteristics of *Zea mays*. Journal of Central European Agriculture. 3(2): 89–94 .
- Aladjadjiyan, A., 2003. Use of physical factors as an alternative to chemical amelioration. International Workshop on Agricultural Pollution, J. Environ. Protec. and Ecol., 4(1) :662-667.
- Ali, B., Hayat, S., Fariduddin, Q., and Ahmad, A., 2008. Epibrassinolide protects against the stress generated by salinity and nickel in *Brassica juncea*. Chemosphere. 72: 1387–1392.
- Anderson, Bob. 2006. Greenhouse-grown Specialty Cut Flowers. Issued, University of Kentucky.
- Anuradha, S., and Rao, S.S.R., 2007a. The effect of brassinosteroids on radish (*Raphanus sativus* L.) seedlings growing under cadmium stress. Plant Soil Environ., 53: 465–472.
- Anuradha, S., and Rao, S.S.R., 2007b. Effect of epibrassinolide on the growth and antioxidant enzyme activities in radish seedlings under lead toxicity. Indian J. Plant Physiol., 12: 396–400.
- Arima, Y., Oshima K., and Shudo K., 1995. Evolution of a novel urea type cytokinin: Horticultural uses of forchlorfenuron. Acta Horticulturae 394: 75-83.

Armitage, A.M. and Laushman J.M., 2003. Specialty Cut Flowers.

Second Edition. Timber Press, Portland, OR.

Arteca, R.N., Tsai, D.S., Schlagnhauf, C., and Mandava, N.B., 1983.

The effect of brassinosteroid on auxin-induced ethylene production by etiolated mung bean segments. *Physiol. Plant.* 59, 539-544.

Atak, C., Danilov V., Yurttas B., Yalçn S., Mutlu D., Rzakoulieva A., 1997. Effects of magnetic field on soybean (*Glycine max* L. Merrill) seeds. *Com JINR. Dubna* 1-13.

Atak, C., Emiroglu O., Aklimanoglu S., Rzakoulieva A., 2003. Stimulation of regeneration by magnetic field in soybean (*Glycine max* L. Merrill) tissue cultures. *J Cell Mol. Biol.* 2:113–119.

Bajguz, A., 2007. Metabolism of brassinosteroids in plants. *Plant Physiol. Biochem.*, 45: 95–107.

Bajguz, A., and Hayat, S., 2009. Effect of brassinosteroids on the plant responses to environmental stresses. *Plant Physiol. Biochem.*, 47: 1–8.

Bajguz, A., and Tretyn, A., 2003. The chemical characteristic and distribution of brassinosteroids in plants. *Phytochemistry*. 62: 1027–1046.

Baran, B., Oksana B. and Vosyl G., 2006. Water system after magnetic field action. *Environmental research, engineering and management.* 4(38): 19-23.

Beninger, Clifford W., Renée R. Cloutier, Mario A. Monteiro, and Bernard Grodzinski. 2007. The Distribution of Two Major Iridoids in Different Organs of *Antirrhinum majus* L. at Selected Stages of Development. *J. Chem. Ecol.*, 33(4): 731-747.

Bhattacharjee, S.K., 2006. Advances in Ornamental Horticulture. Flowering shrubs and seasonal ornamentals. *Antirrhinum*. Vol.1, Pointer Publishers. Jaipur. 302 003 (Raj) India.

- Bishop, G.J., and Yokota, T., 2001. Plants steroid hormones, brassinosteroids: current highlights of molecular aspects on their synthesis/metabolism, transport, perception and response. *Plant Cell Physiol.*, 42: 114–120.
- Brown, L.V., 2002. *Applied Principles of Horticultural Science*. Second Edition. Butterworth-Heinemann.
- Buban, T., 2000. The use of benzyladenine in orchard fruit growing: a mini review. *Plant Growth Regulation*. 32: 381-390.
- Cantor , M. , Pop I. and Korostoy S., 2002. Studies concerning the effect of gamma radiation and magnetic field exposure on Gladiolus. *Journal of Central European Agriculture*, 3(4): 277–284 .
- Carey Jr., Dennis John. 2008. The Effects of Benzyladenine on Ornamental Crops. Thesis. Horticultural Science, North Carolina State University.USA.
- Carlson, R.D., and Crovetti A.J., 1990. Commercial uses of gibberellins and cytokinins and new areas of applied research. In *Plant Growth Substances 1988*, eds. R. P. Pharis and S. B. Rood, 604- 610. Berlin; New York, NY: Springer-Verlag.
- Chaplin, M., 2004. Magnetic and Electric Affection Water. Water Structure and behavior. South Bank University London. Available from [www.magnetictherapyfacts.org](http://www.magnetictherapyfacts.org).
- Chaplin, M., 2011. Icosahedral water cluster architecture. [www.lsbu.ac.uk/water/icosahedral.html](http://www.lsbu.ac.uk/water/icosahedral.html)
- Choi, Y.H., Inoue, T., Fujioka, S., Saimoto, H., and Sakurai, A., 1993. Identification of brassinosteroid-like active substances in plant-cell cultures. *Biosci. Biotech. Biochem.*, 57: 860-861.
- Chon, N. M., Naoko Nishikawa-Koseki, Yasutomo Takeuchi and Hiroshi Abe. 2008. Role of ethylene in abnormal growth induced by high

- concentration of Brassinolide in rice seedlings. *J. Pestic. Sci.*, 33(1): 67-72.
- Clouse, S.D., and Sasse, J.M., 1998. Brassinosteroids: Essential regulators of plant growth and development. *Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol.*, 49: 427–451.
- Clouse, S.D., and Zurek, D., 1991. Molecular analysis of brassinolide action in plant growth and development. In "Brassinosteroids. Chemistry, Bioactivity, and Applications. ACS Symposium Series" (H.G. Cutler, T. Yokota, and G. Adam, Eds.), American Chemical Society, Washington. 474: 122-140.
- Coleman, J.R., 2000. Carbonic anhydrase and its role in photosynthesis. In: RC Leegood, TD Sharkey, and S. von Caemmerer (Eds) *Photosynthesis: Physiology* and Kluwer Academic Publishers, Dordrecht. pp. 353–367.
- Colic, M. and Morse D., 1999. The elusive mechanism of the magnetic memory of water. *Physiochemical and Engineering Aspects*. 154: 167-174.
- Colic, M., Chien A. and Morse D., 1998. Synergistic application of chemical and electromagnetic water treatment in corrosion and scale prevention. *Croatica Chemica Acta*. 71(4): 905–916.
- Cutler, H.G., 1991. Brassinosteroids through the looking glass. In "Brassinosteroids. Chemistry, Bioactivity, and Applications. ACS Symposium Series" (H.G. Cutler, T. Yokota, and G. Adam, Eds.), American Chemical Society, Washington. 474: 334-345.
- Cutler, S. and Dario B., 2009. *Plant Hormones. Methods and Protocols*, Second Edition. Humana Press. [www.springer.com](http://www.springer.com).
- Davies, P.J., 1995. *Plant Hormones: Physiology, Biochemistry and Molecular Biology*. Kluwer Academic Publishers, Dordrecht, The Netherlands; Norwell, MA, USA.

- Davies, P.J., 2004. Plant Hormones: Their nature, occurrence and function. In Plant hormones biosynthesis, signal transduction, action!, Kluwer Academic Publishers, Dordrecht, The Netherlands; Norwell, MA, USA.
- Davis, R. D. and Rawls W.C., 1996. Magnetism and its effect on the living System, Environ. Inter. 22(3): 229–232.
- Dhawi F, Al-Khayri J.M. 2009. Magnetic fields induce changes in photosynthetic pigments content in date palm (*phoenix dactylifera* L.). Seedlings the open agriculture journal. 3: 1-5.
- Disclaimer, M., 2007. Magnetized Water System. Available from [www.magnetictherapyfacts.org](http://www.magnetictherapyfacts.org)
- Divi, U.K., and Krishna, P., 2009. Brassinosteroids: A biotechnological target for enhancing crop yield and stress tolerance. New Biotechnol., 26: 131–136.
- Dokoozlian, Nick K., 2000. Plant growth regulator use for table grape production in California. Issue. 129-143.
- Domagalska, M.A., Fritz M.S., Richard M.A., Richard D.V., Ferenc N. and Seth J.D., 2007. Attenuation of brassinosteroid signaling enhances FLC expression and delays flowering. Development. 134: 2841-2850.
- Donaldson, M., 1988. Magnetic treatment of swimming pool water for enhanced chemical oxidation and disinfecting, Cranfield University; School of water Science. p. 1-6.
- Duan, H., Li Y., Pei Y., Deng W., Luo M., Xiao Y., Luo K., Lu L., Smith W., McAvoy R.J., Zhao D., Zheng X., and Thammina C., 2006. Auxin, cytokinin and abscisic acid: Biosynthetic and catabolic genes and their potential applications in ornamental crops. In Plant Biotechnology in Ornamental Horticulture, The Haworth Press, Inc. 347-364.

Edvotek. 2000. Plant Growth Regulators. The Biotechnology Education

Company. Kit # 926.

Ehlers, Wilfried and Michael Goss. 2003. Water Dynamics in Plant Production. CABI Publishing.

El-Khalla, S.M., Hathout, T.A., Ashour, A.A., and Kerrit, A.A., 2009. Brassinolide and salicylic acid induced growth, biochemical activities and productivity of maize plants grown under salt stress. Res. J. Agric. Biol. Sci., 5: 380–390.

Ellingsen F.T and Kristiansen. H., 1979. Does magnetic treatment influence precipitation of calcium carbonate from supersaturated solutions. Bioelectromagnetic. 6: 169–175.

Eristkea, A. 2003. Effect of magnetic field on yield and growth of strawberry "Camarosa". J. Hort. Sci. Biotech., 78(2): 145-147.

Fariduddin, Q., Ahmad A. and Hayat S., 2003. Photosynthetic response of *Vigna radiata* to pre-sowing seed treatment with 28-homobrassinolide. Photosynthetica. 41: 307-310.

Flowerpossibilities. 2006. Snapdragon. *Antirrhinum majus*. Available from [www.flowerpossibilities.com](http://www.flowerpossibilities.com).

Fox, J.E., 1992. Molecular modeling of cytokinins and the CBF-1 receptor. Kaminek, M.; Mok, D.W.S.; Zazimalova, E. Physiology and biochemistry of cytokinins in plants. The Hague, The Netherlands: SPB Academic Publishers: 127–132.

Franck-Duchenne, M., Wang, Y., Tahar, S., and Beachy, R., 1998. In vitro stem elongation of sweet pepper in media containing 24-epibrassinolide. Plant Cell, Tissue & Org. Cult., 53: 79–84.

Franzyk, S., Frederiksen, S.M. and Jensen, S.R., 1997. Synthesis of monoterpenes piperidines from the Iridoid glucoside Antirrhinoside. J. Nat. Prod., 60: 1012-1016.

Free Electricity. 2011. Magnetic therapy or biomagnetic healing.  
Available from [www.FreeElectricity.com](http://www.FreeElectricity.com).

Freepatents. 2010. Stable and water-stable plant growth regulator liquid composition and methods for use of same. Available from [www.freepatentsonline.com](http://www.freepatentsonline.com).

Fujimura, Y. and Iino M., 2009. Magnetic field increases the surface tension of water. Journal of Physics: Conference Series 156.

Fujioka, S., and Yokota, T., 2003. Biosynthesis and metabolism of brassinosteroids. Annu. Rev. Plant Biol., 54: 137–164.

George, Edwin F., Michael A. Hall and Geert-Jan De Klerk. 2008. Plant Propagation by Tissue Culture. 3rd Edition. Published by Springer. P.O. Box 17, 3300 AA Dordrecht, The Netherlands. Available from [www.springer.com](http://www.springer.com).

Greenplantchem Co., Ltd. 2002. Forchlorfenuron. CPPU. Available from <http://www.gplantchem.com/forchlorfenuron.htm>.

Grossman, L., 2010. Earth's magnetic field is 3.5 billion years old.  
[www.wiredscience.com](http://www.wiredscience.com)

Grove, M., Spencer, G., Rohwedder, W., Mandava, N., Worley, J., Wartner, J., Steffens, G., Flippin-Anderson, J., and Cook J., 1979. Brassinolide a plant growth-promoting steroid isolated from *Brassica napus* pollen. Nature. 281: 216–217.

Halmann, M., 1990. Synthetic plant growth regulators. Advances in Agronomy. 43: 47-105.

Haroun, S.A., Aldesouquy H.S., Abo-Hamed and El-Said A.A., 2003. Kinetin induced modification in growth criteria, ion contents and water relations of sorghum plants treated with cadmium chloride. Acta Botan. Hunga., 45: 113–126.

- Haubrick, L.L., and Assmann, S.M., 2006. Brassinosteroids and plant function: some clues, more puzzles. *Plant Cell Environ.* 29: 446–457.
- Hayat, S. and Ahmad A., 2010. *Brassinosteroids: A New Class of Plant Hormones*. Springer Dordrecht Heidelberg London New York.
- Hayat, S. and Ahmad A., 2011. *Brassinosteroids: A Class of Plant Hormone*. Springer Dordrecht Heidelberg London New York.
- Heldt, H.W., 1997. *Plant biochemistry and molecular biology*. Oxford Univ. Press, London. 19: 396.
- Herbert, Thomas J., 2007. Water molecule. Chemical bonds and biomolecules. [www.miami.edu.com](http://www.miami.edu.com)
- Hertogh, A. de. Naid – Elsevier, Mid and Meynet J., 1993. Ranunculus. The physiology of Flower Bulbs. pp. 603–609.
- Higashitani, K., Okuhara, K. and Hatade S., 1992. Effects of Magnetic Fields on Stability of Nonmagnetic Ultrafine Colloidal Particles. *Journal of colloid and interface science*. 152: 125–131.
- Highashitani, K., Kage A., Katamura S., Imai K., and Hatade S., 1993. Effects of a magnetic field on the formation of  $\text{CaCO}_3$  Particles. *J. Colloid and Interface Sci.*, 1: 90–95.
- Hilal, M. H. and Hilal M. M., 2000. Application of magnetic technologies in desert agriculture II – Effect of magnetic treatments of irrigation water on salt distribution in olive and citrus fields and induced changes of ionic balance in soil and plant . *Egypt . J. Soil . Sci.*, 40(3): 423-435.
- Holysz, L., Szczes A. and Chibowski E., 2007. Effects of static magnetic field on water and electrolyte solutions, *J. Colloid Interface Sci.*, 316: 996-1002.

- Horgan, R., 1987. Plant growth regulators and the control of growth and differentiation in plant tissue cultures, in Green et al.(eds.) pp. 135-149.
- Hosoda, H., Mori H., Sogoshi N., Nagasawa A. and Nakabayashi S., 2004. Refractive indices of water and aqueous electrolyte solutions under high magnetic fields. *J. Phys. Chem., B.* 108: 1461-1464.
- Houimli, S.M., Denden, M., and El Hadj, S.B., 2008. Induction of salt tolerance in pepper (*Capsicum annuum*) by 24-epibrassinolide. *Eur. Asia J. Bio. Sci.*, 2: 83–90.
- Ichiro, O. and Ozeki S., 2006. Does magnetic treatment of water change its properties. *J. Phys. Chem.*, 110(4): 1509–1512. (Abst).
- Ionswork. 2007. Micro clusters. [www.ionswork.com](http://www.ionswork.com)
- Jack Quinn, C., Molden T.C. and Sanderson H.H., 1998. Magnetic treatment of water prevents mineral build-up. Project Engineer-Superior Manufacturing Div., Magnatech crop., Fort Wayne, Ind. [www.superiorwaterconditioners.com/our\\_technology.aspx](http://www.superiorwaterconditioners.com/our_technology.aspx).
- Jones, L.H., Martinkova H., Strnad M., and Hanke D.E., 1996. Occurrence of aromatic cytokinins in oil palm (*Elaeis guineensis* Jacq.). *J. Plant Growth Regul.*, 15: 39-49.
- Jonesheld, S., Vandoren, M., and Lockwood, T., 1996. Brassinolide application to *Lepidium sativum* seeds and the effects on seedling growth. *J. Plant Growth Regul.*, 15: 63–67.
- Kalra, P. Yash. 1998. Handbook of Reference Methods for Plant Analysis. Taylor and Francis Group, LLC.
- Kandil, M. M., Magda A., Shalaby and Mona H. Mahgoub. 2007. Effect of Some Growth Regulators on Levels Endogenous Hormones and Chemicals Constituents of Rose Plant. *American-Eurasian J. Agric. And Environ. Sci.*, 2(6): 720-730.

- Karanov, E., Iliev L., Georgiev G.T.S., Tsolova M., Alexieva V., and Puneva I., 1992. Physiology and application of phenylurea cytokinins. Current plant science and biotechnology in agriculture. 13: 842-851.
- Kerton, A.K., 2009. Climate change and the earth's magnetic poles, a possible connection. Energy and Environment. 20(1-2): 75-83.
- Kettner, J. and Doerffling K., 1995. Biosynthesis and metabolism of abscisic acid in tomato leaves infected with *Botrytis cinerea*. Planta. 196: 627-634.
- Khaimov, A., and Mizrahi Y., 2006. Effects of day-length, radiation, flower thinning and growth regulators on flowering of the vine cacti *Hylocereus undatus* and *Selenicereus megalanthus*. Journal of Horticultural Science and Biotechnology. 81(3): 465-470.
- Khattab, M., EL-Torky M. G., Mostafa M. M. and Read D. M., 2000. Pretreatment of gladiolus cormels to produce commercial Yield. II—Effect of re-planting the produced corms on the vegetative growth, flowering and corms production. Alex. J. Agric. Res., 45(3): 201–219.
- Khripach, V., Zhabinskii, V., and de Groot, A., 2000. Twenty years of brassinosteroids: Steroidal plant hormones warrant better crops for the XXI century. Ann. Bot., 86: 441–447.
- Kitazawa, K.Y. Ikezoe, H. Uetake and N. Hirota. 2001. Magnetic field effects on water, air and powders, Physica B. 294-295: 709-714.
- Klein, J.D. and Goldschmidt, E.E., 2005. Chapter 11. Hormonal regulation of ripening and senescence phenomena. Environmentally friendly technologies for agricultural product quality. CRC Press.
- Krishnaveni S, Theymoli B. and Sadasivam S. 1984. Phenol Sulphuric acid method. Food Chem., 15: 229.

- Kronenberg, K.J., 1985. Experimental evidence for effects of magnetic fields on moving water. IEEE transaction on Magnetic 21: 2059 – 2061 .
- Kulaeva, O.N., Burkhanova, E.A., Fedina, A.B., Khokhlova, V.A., Bokebayeva, G.A., Vorbrot, H.M., and Adam, G., 1991. Effect of brassinosteroids on protein synthesis and plant-cell ultra structure under stress conditions. In "Brassinosteroids. Chemistry, Bioactivity, and Applications. ACS Symposium Series" (H.G. Cutler, T. Yokota, and G. Adam, Eds.), American Chemical Society, Washington. 474: 141-155.
- Kulaeva, O.N., Corse J., and Selivankina S.Y., 1995. Effects of trans- and cis-Zeatin and optical isomers of synthetic cytokinins on protein kinase activity in vitro. J. Plant Growth Regul., 14: 41-47.
- Kurosaki F., Takahashi S., Shudo K., Okamoto T. and Isogai Y., 1981. Structure and biological links between urea and purine cytokinins. Chem. Pharm. Bull., 29: 3751-3753.
- Lake, Rhondy. 1995. Magnetized water is no mystery. Alive. 148: 12-14.
- Lalouem, M., and Fox J.E., 1989. Cytokinin oxidase from wheat. Partial purification and general properties. Plant Physiol., 90: 899-906.
- Lam, M., 2009. Magnetized Water. Available from [www.DrLam.com](http://www.DrLam.com).
- Laskey, D. and Elementary M., 2011. Magnetic poles. [www.tritec-inc.org.com](http://www.tritec-inc.org.com)
- Lawlor, H. and Leahy J.J., 1988. Report on an experiment to determine the effects of VI-Aqua Activated Water on seed germination and subsequent growth, Z.P.M. (Europe) Ltd., Innovation center, National Technology, Park, Limerick.
- Leggett, Glen E. and Dale T. Westermann. 1973. Determination of mineral elements in plant tissues using trichloroacetic acid extraction. J. Agr. Food Chem., 21(1): 65-69.

- Letham, D.S., 1973. Cytokinins from *Zea mays*. Phytochemistry. 12: 2455–2445.
- Li, C., J. Shi, Zhao X.L., Wang G., Yu F.H., Ren Y.J. and Fenxi H., 1994. Separation and determination of three kinds of plant hormones by high performance liquid chromatography. *J. Chromatograph.*, 22: 801-804.
- Li, J., Yuhua L., Shuyan C. and Lizhe An. 2010. Involvement of brassinosteroid signals in the floral induction network of *Arabidopsis*. *Journal of Experimental Botany*. 61(15): 4221-4230.
- Li, K.R., Wang, H.H., Han, G., Wang, Q.J., and Fan, J., 2008. Effects of brassinolide on the survival, growth and drought resistance of *Robinia pseudoacacia* seedlings under water-stress. *New Forests* 35: 255–266.
- Liao, L.Y. Lin, Huang K. and Chen W., 2001. Vas life of cut *Eastoma* flowers and aluminum sulfate. *Bot. Bull. Acad. Sin.*, 42: 35-38.
- Li-cor. Bioscience. 2006. RIC-201 Portable Leaf Area Meter. Available from [www.licor.com](http://www.licor.com).
- Lipus, L.C., Kropo, J. and Crepinsek, L. 2001. Dispersion Destabilization in Magnetic Water Treatment. *Journal of Colloid and Interface Science*. 236: 60-66.
- Lower, S. 2005. Magnetic water treatment and related pseudoscience. Department Chemistry. Simon Fraser University. Canada.
- MacKay, W.A., Sankhla N., and Davis T.D., 2002. Forchlorfenuron (CPPU): A novel agent for preventing leaf senescence and flower abscission in cut phlox flower heads. *Proceedings of the plant growth regulation society of America*. 29: 177-180.
- Mahgoub, Mona, El-Ghorab H. A. H. and Bekheta M. A., 2006. Effect of some bioregulators on the endogenous Phytohormones, chemical composition, essential oil and its antioxidant activity of carnation

(*Dianthus caryophyllus* L.). J. Agric. Sci., Mansoura Univ., 31: 4229-4245.

Maity, U. and Bera A.K., 2009. Effect of exogenous application of Brassinolide and salicylic acid on certain physiological and biochemical aspects of green gram (*Vigna radiata* l. Wilczek). Indian J. Agric. Res., 43(3): 194-199.

Malevannaya, N.N., and Kositsina-Pinegina, E., 1996. Epin-antistress agent. Tsvetovodstvo. 7-8.

Malick, C.P. and Singh, M.B., 1980. In: Plant Enzymology and Histo Enzymology Kalyani Publishers. New Delhi. p. 286.

Mandava, N.B., 1988. Plant growth-promoting brassinosteroids. Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol., 39: 23-52.

Mandava, N.B., Sasse, J.M., and Yopp, J.H., 1981. Brassinolide, a growth-promoting steroidal lactone. II. Activity in selected gibberellins and cytokinin bioassays. Physiol. Plant. 53: 453–461.

Marousky, F.J., 1974. Shipping sulphate a new preservative for cut flower. Indian J. Hort., 31: 95-96.

Maugh, T.H., 1981. New chemicals promise larger crops. Science. 212: 33-34.

Mazher, Azza A.M. Sahar M. Zaghloul, Safaa A. Mahmoud and Hanan S. Siam. 2011. Stimulatory Effect of Kinetin, Ascorbic acid and Glutamic Acid on Growth and Chemical Constituents of *Codiaeum variegatum* L. Plants. American-Eurasian J. Agric. & Environ. Sci., 10(3): 318-323.

McNeilly, Dennis. 2004. Forchlorfenuron. EPA. Pesticide Fact Sheet. Environmental Protection Agency. Office of Pesticide Programs. Washington, D.C. 20460.

- Menendez, R. 2002. Commercial uses of plant growth regulators in fruit production - an update. Proceedings of the plant growth regulation society of America. 29: 57-62.
- Mengmeng, Gu. 2009. Specialty Cut Flower Production Resources: References. Mississippi State University Extension Service.
- Mikesell, N., 1985. Structured water. Its healing effects on the disease state. [www.naturesalternatives.com/lc/mikesell.html](http://www.naturesalternatives.com/lc/mikesell.html).
- Miller, C. O.; Skoog, F.; von Saltza, M. H.; Strong, M., 1955 . Kinetin, a cell division factor from deoxyribonucleic acid. J. Am. Chem. Soc., 77: 1329–1334 .
- Mitchell, J.W., Mandava, N., Worley, J.F., Plimmer, J.R., and Smith, M.V., 1970. Brassins - a new family of plant hormones from rape pollen. Nature (London). 225: 1065-1066.
- Mok, M.C.; Mok, D.W.S., 1985. The metabolism of [<sup>14</sup>C]-thidiazuron in callus tissues of *Phaseolus lunatus*. Physiol. Plant. 65: 427–432.
- Mussig, C., 2005. Brassinosteroid-promoted growth. Plant Biol., 7: 110–117.
- Naveen, K.P., Reddy Y.N. and Chandrashekhar R., 2008. Effect of growth regulators on flowering and corm production in gladiolus. Indian Journal of Horticulture. 65(1). (Abstract).
- Nishijima, T., Hideari M., Sasaki K., and Okazawa T., 2006. Cultivar and anatomical analysis of corolla enlargement of petunia (*Petunia hybrida* Vilm.) by cytokinin application. Scientia Horticulturae. 111: 49-55.
- Nobel, Park S., 2004. Physiochemical and Environmental Plant Physiology. 3ed Edition. [www.springer.com](http://www.springer.com).
- Nogue, F., Mornet, R., Laloue, M., 1996. Specific photoaffinity labelling of a thylakoid membrane protein with an azido-cytokinin agonist. Plant Growth Regul., 18: 51–58.

- O'kiely, P. and O'Rordan E.T., 1998. Quantitative and Qualitative effect of VI- AQUA activated water on the germination and growth of *Lolium perenne*. Z.P.M. (Europe) Ltd., Innovation center, National Technology Park, Limerick.
- Oh, M.H., and Clouse, S.D., 1998. Brassinolide affects the rate of cell division in isolated leaf protoplasts of *Petunia hybrida*. Plant Cell Rep., 17: 921–924.
- Ohlsson, A.B. and Berglund T., 2001. Gibberellic acid induced changes in glutathione metabolism and anthocyanin content in plant tissue. Plant Cell Tissue and Organ Culture, 64: 77–80.
- Olson, H.C., 2009. Earth's magnetic field and sun-earth connection. [www.txessrevolution.org/MagneticSun\\_Intro](http://www.txessrevolution.org/MagneticSun_Intro).
- Ono, E.O., Nakamura, T., Machado, S.R., and Rodrigues, J.D., 2000. Application of brassinosteroid to *Tabebuia alba* (Bignoniaceae) plants. Braz. J. Plant Physiol., 12(3): 187–194.
- Oschman, J.L., 2001. The effect of magnetized water on cellular biology. The OHNO institute. [www.ohno.org/rsrch/magnet\\_hydrology.asp](http://www.ohno.org/rsrch/magnet_hydrology.asp).
- Pallardy, Stephen G., 2008. Physiology of Woody Plants. Plant Hormones and other Signaling Molecules. Third Edition. Academic Press is an imprint of Elsevier. 367-377.
- Panamseed, 2009. Pan American Seed. Cut Flower. Ball Horticultural Company PAS09028. [www.Panamseed.com](http://www.Panamseed.com).
- Paridaen, Annieka. 2009. Investigating the use of plant growth regulators in New Zealand and Australia. Australian University Crops Competition New Zealand Study Tour Project Report.
- Parsons, S., Judd, S.J., Stephenson, T., Udol, S., Wang, B.L., 1997 Magnetically augmented water treatment. Transaction of the Institution of Chemical Engineering 75(B): 98–104.

- Pazur, A. and Winklhofer M., 2008. Magnetic effect on CO<sub>2</sub> solubility in seawater: A possible link between geomagnetic field variations and climate, *Geophys. Res. Lett.*, 35 L167.
- Pipattanawong, N., Fujishige, N., Yamane, K., and Ogata, R., 1996. Effects of brassinosteroid on vegetative and reproductive growth in two day-neutral strawberries. *Engei Gakkai Zasshi* (J. Jpn. Soc. Hort. Set). 65: 651-654.
- Preedakoon, P., 2009. Discovery of Plant Hormone Signal Transduction Homologs in Oil Palm (*Elaeis guineensis* Jacq.). Thesis. Agricultural Biotechnology, Graduate School, Kasetsart University.
- Puglisi, S., 2002. Use of plant growth regulators to enhance branching of *Clematis spp.* Master of Science, Department of Horticultural Science, Virginia Polytechnic Institute and State University, Blacksburg.
- Pullman, G.S., Zhang, Y., and Phan, B.H., 2003. Brassinolide improves embryogenic tissue initiation in conifers and rice. *Plant Cell Rep.*, 22(2): 96–104.
- Ranganna, S. 1999. Handbook of analysis and quality control for fruit and vegetable products (II Ed.). Tata Mc-Graw Hill publishing company Ltd: New Delhi.
- Rao, A.P., 2002. Scalemaster Eco friendly water treatment. Scalemaster Adlam Pvt. Ltd. [www.adlams.com/attachment\\_scale.p](http://www.adlams.com/attachment_scale.p).
- Rao, S.S.R., Vardhini B. Vidya, Sujatha E. and Anuradha S., 2002. Brassinosteroids-A new class of Phytohormones. *Current Science*. 82(10): 1239-1245.
- Reid, M.S., Wollenweber, B. and Serek, M., 2002. Carbon balance and ethylene in the postharvest life of flowering hibiscus. *Postharvest Biology and Technology*. 25:227-233.

- Reina, F., L. Pascual and I. Fundora. 2001. Influence of a stationary magnetic field on water relations in lettuce seed. part II: Experimental results . Bioelectromagnetic. 22(8): 595 – 602. (Abst).
- Robinson, Richard. 2002. Biology. Volume 3. Macmillan Reference USA.
- Runkova, L.V., 1991. Perspectives of application of brassinosteroids in ornamental flower growing. In "Conference on brassinosteroids", 2nd, pp. 10-11, Minsk.
- Runkova, L.V., 1995. Effect of epibrassinolide on flowering of some ornamental plants. In "Brassinosteroids - biorational, ecologically safe regulators of growth and productivity of plants", 4th, pp. 10-11, Minsk.
- Sakakibara, H., 2004. Cytokinin biosynthesis and metabolism. In Plant hormones biosynthesis, signal transduction, action!, ed. P. J. Davies, 750. Dordrecht ; Norwell, MA: Kluwer Academic Publishers.
- Sakurai, A., 1999. in Brassinosteroids–Steroidal Plant Hormones. (eds Sakurai, A., Yokota, T. and Clouse, S. D.), Springer, Tokyo. pp. 91–111.
- Salisbury, F.B. and Ross C.W., 1992. Plant growth regulators. In: Plant Physiology, 4th ed. Wadsworth Publishing Comp. USA. pp. 116-135.
- Sankhla, N., Mackay, W.A. and Davis, T.D., 2005. Effect of thidiazuron on senescence of flowers in cut inflorescences of *Lupinus densiflorus* Benth. Acta Horticulturae. 669: 239-243.
- Sasse, J.M., 1990. Brassinolide-induced elongation and auxin. Physiol. Plant. 80: 401-408.
- Sasse, J.M., 1991. Brassinolide-induced elongation. In "Brassinosteroids. Chemistry, Bioactivity, and Applications. ACS Symposium Series"

- (H.G. Cutler, T. Yokota, and G. Adam, Eds.), American Chemical Society, Washington. 474: 255-264.
- Sasse, J.M., 2003. Physiological actions of brassinosteroids: an update. *J. Plant Growth Regul.*, 22: 276–288.
- Sasse, J.M., Smith, R., and Hudson, I., 1995. Effect of 24-epibrassinolide on germination of seeds oil *Eucalyptus camaldulensis* in saline conditions. *Proc. Plant Growth Regul. Soc. Am.*, 22: 136-141.
- Sengbusch, Peter V., 2010. Plant Hormones (Phytohormones). Available from [www.biologie.uni-hamburg.de/b-online/e31/31.htm](http://www.biologie.uni-hamburg.de/b-online/e31/31.htm).
- Shantz, E.M.; Steward, F.C., 1955. The identification of compound A from coconut milk as 1,3-diphenylurea. *J. Am. Chem. Soc.*, 77: 6351–6353.
- Shaw, G., 1994. Chemistry of adenine cytokinins. In *Cytokinins: Chemistry, Activity, and Function*, eds. D.W.S. Mok and M.C. Mok. Boca Raton, FL: CRC Press.
- Shudo, K., 1994. Chemistry of phenylurea cytokinins. In *Cytokinins: Chemistry, Activity and Function*, eds. D.W.S. Mok and M. C. Mok, 338. Corvallis, OR: CRC Press.
- Shunquan, L. Gang, S.; Zhibo, Z.; Huajian, L. and Xiong, G., 2001. Changes in endogenous hormones and polyamine during flowering of longan. *Acta Hort.*, 558: 251-256.
- Siegfried, G. and Zoltan, R., 1997. *Encyclopedia of Natural Healing*. Alive publishing Inc. Burnaby Canada. 400-407.
- Singh, A. K. and Shankar K., 2011. Effect of plant growth regulators on vegetative growth and flowering behavior of tuberose (*Polianthes tuberosa* Linn.) cv. Double. *Plant Archives*. 11(1): 123-125.
- Skoog, F., 1994. A personal history of cytokinin and plant hormone research. In *Cytokinins: Chemistry, Activity, and Function*, eds. D.W.S. Mok and M.C. Mok, 1-14. Boca Raton, FL: CRC Press.

Smith, 2005. Magnetic water hydromag. The water charger. Available from [www.healthwalk.com](http://www.healthwalk.com).

Spear, M., 1992. The growing attraction of magnetic. Process Engineering. May. p. 143. [heal@heal.com?subject=query](mailto:heal@heal.com?subject=query).

Strong, F., Okamura F., M. von Saltza, C. Miller, and F. Skoog. 1955. Kinetin and other substances affecting plant growth. Plant Physiol. Supplement. 30: 35.

Swamy, K.N. and Rao S.S.R., 2010. Effect of brassinosteroids on rooting and early vegetative growth of coleus [*Plectranthus forskohlii* (Willd.) Briq.] stem cuttings. Indian Journal of Natural Products and Resources. 1(1): 68-73.

Taiz, Lincoln and Zeiger, Eduardo. 2006. Plant Physiology. 4<sup>th</sup> edition. Annals of Botany Company. Publisher: Sinauer Associates.

Takeno, K., and Pharis, R.P., 1982. Brassinosteroid-induced bending of the leaf lamina of dwarf rice seedlings: an auxin-mediated phenomenon. Plant Cell Physiol., 23: 1275-1281.

Tkatchenko, Y.P., 1997. Hydromagnetic aeroionizers in the system of spray, method of irrigation of agricultural crops. Hydro magnetic Systems and their role in creating micro-climate. Chapter From prof. Tkatchenko's book, Practical Magnetic technology in Agriculture, Dubai.

Truehealthfacts. 2010. Magnetized water. [www.truehealthfacts.com](http://www.truehealthfacts.com)

Trzaskalska, K. A., Galoch E. and J. Kopcewicz. 2003. Inhibitory effect of Brassinosteroids on the flowering of the short-day plant *Pharbitis nil*. Biologia Plantarum. 47(4): 597-600.

Van Der Berg, and Perkins T.D., 2004. Evaluation of Portable Chlorophyll Meter to Estimate Chlorophyll and Nitrogen Contents in Sugar Maple (*Acer saccharum* Marsh.) Leaves. Forest Ecology and Management. 200: 113–117.

- Van Staden, J., and Crouch N.R., 1996. Benzyladenine and derivatives - their significance and inter conversion in plants. Plant Growth Regulation 19: 153-175.
- Vardhini, B.V. and Rao S.S.R., 1997. Effect of Brassinosteroids on salinity induced growth inhibition of ground nut seedlings. Indian J. Plant Physiol., 2(2): 156-157.
- Vardhini, B.V., and Rao, S.S.R., 2002. Acceleration of ripening of tomato pericarp discs by brassinosteroids. Phytochem. 16: 843–847.
- Vashisth, A. and Nagrajan S., 2010. Effect on germination and early growth characteristics in sunflower (*Helianthus annuus*) seeds exposed to static magnetic field .J. Plant Physiol., 176(2): 149-156.
- Verma, A., Malik C.P., Sinsinwar Y.K. and Gupta V.K., 2009. Yield Parameters Responses in a Spreading (ev. M-13) and Semi-Spreading (ev. Girnar-2) Types of Groundnut to six Growth Regulators. American-Eurasian J. Agric. And Environ. Sci., 6(1): 88-91.
- Verma, S.S., 2011. Magnetic water treatment. Magnetization. Science Tech. Entrepreneur. [www.techno-preneur.net/scientech/2011//M](http://www.techno-preneur.net/scientech/2011//M).
- Vert, G., Walcher, C.L., Chory, J., and Nemhauser, J.L., 2008. Integration of auxin and brassinosteroid pathways by Auxin Response Factor 2. Proc. Natl. Acad. Sci. USA. 105: 9829–9834.
- Voitsekhovskaja, O., Koroleva, O., Batashev, D., Knop, C, Tomos, D., Gamalei, Y., Heldt, H., and Lohaus, G. 2006. Phloem loading in two Scrophulariaceae species. What can drive symplastic flow via plasmodesmata? Plant Physiology. 140: 383-395.
- Wagner, W. L., Herbst D. R., and Sohmer S. H., 1999. Manual of the Flowering Plants of Hawai'i. 2 vols. Bishop Museum Special Publication 83, University of Hawai'i and Bishop Museum Press, Honolulu, HI.

- Wang, W. R., Sacco, M., Lawrence, V.G. and Krishna, P., 1995. Effects of 24-epibrassinolide on freezing and thermo tolerance of bromegrass (*Bromusinermis*) cell cultures. *Physiol. Plant.*, 95: 195–202.
- Wasef, R.K., 1996. Magnetic water in treatments and fasting the growth of plants and solving industrial problem, El-Khal. Medical. J. 12 July.
- Wikipedia. 2010a. The free encyclopedia. *Antirrhinum*. Available from [www.wikipedia.com](http://www.wikipedia.com).
- Wikipedia. 2010b. The free encyclopedia. *Plant hormones*. Available from [www.wikipedia.com](http://www.wikipedia.com).
- Wikipedia. 2011. The free encyclopedia. *Types of magnetism*. Available from [www.wikipedia.com](http://www.wikipedia.com).
- Wojcik, S., 1995. Effect of the pre-sowing magnetic biostimulation of the Buckwheat seeds on the yield and chemical composition of Buckwheat grain. *Current Adv. buckwheat Res.*, 93: 667–674.
- Yokota, T., Arima, M., and Takahashi, N. 1982. Castasterone, a new phytosterol with plant-hormone potency from chestnut insect gall. *Tetrahedron Lett.*, 23: 1275-1278.
- Young, I., and Lee, S., 2005. Reduction in the surface tension of water due to physical water treatment for fouling control in heat exchangers. International communications in heat and mass transfer. *ISSUES*. 32(1-2) pp. 1-9. (Abst.).
- Yu, J.Q., Huang, L.F., Hu, W.H., Zhou, Y.H., Mao, W.H., Ye, S.F., and Nogues, S., 2004. A role for brassinosteroids in the regulation of photosynthesis in *Cucumis sativus*. *J. Exp. Bot.*, 55(399): 1135–1143.
- Zanier, L., 2010. Structured water for maximum hydration.  
[www.biovital.com](http://www.biovital.com)

- Zavaleta-Mancera, H.A., Franklin, K. A., Ougham, H. J., Thomas, H. and Scott, I.M., 1999. Regreening of senescent Nicotiana leaves I. Reappearance of NADH-protochlorophyllid oxidoreductase and light-harvesting chlorophyll a/b-binding protein. *Journal of Experimental Botany*. 50: 1677-1682.
- Zhang, M.C., Zhai, Z.X., Tian, X.L., Duan, L.S., and Li, Z.H., 2008. Brassinolide alleviated the adverse effect of water deficits on photosynthesis and the antioxidant of soybean (*Glycine max* L.). *Plant Growth Regul.*, 56: 257–264.
- Zurek, D.M., Rayle, D.L., McMorris, T.C., and Clouse, S.D. 1994. Investigation of gene expression, growth kinetics, and wall extensibility during brassinosteroid-regulated stem elongation. *Plant Physiol.*, 104: 505-513.
- Zyga, L., 2009. Reversals of earth's magnetic field explained by small core fluctuations. [www.phys.org/news159704651.html](http://www.phys.org/news159704651.html)

## 7. الملاحق

ملحق (1): حساب كمية السماد العضوي المضاف لترية الزراعة.

عند إضافة مستوى 1% من الوزن لأي سماد هذا يعني 10 غم لكل كغم ترية (عاتي، 2004).

ترية (كغم)	مادة عضوية (غم)
1	10
(وزن الدونم على عمق 7.5 سم) 250000	س
س = 2.5 طن / دونم	س = 2500 كغم

مساحة (م <sup>2</sup> )	وزن مادة عضوية (كغم)
2500	2500
س	22.5

س = 22.5 كغم لكل لوح عند مستوى 1%.

**ملحق (2): المعدل الشهري لدرجات الحرارة العظمى والصغرى والرطوبة النسبية لعامي 2009 و 2010 (محطة ابحاث الراند للأنواء الجوية – أبي غريب).**

الرطوبة النسبية %	معدل درجة الحرارة (°م)	درجة الحرارة الصغرى (°م)	درجة الحرارة العظمى (°م)	الشهر	السنة
40.3	25.5	17.3	33.6	10	2009
63.1	16.3	9.9	22.6	11	
67.1	13.7	7.9	19.4	12	
58.9	13.6	7.3	19.9	1	
54.6	14.3	8.2	20.3	2	
49.7	18.9	12.1	25.6	3	
45.4	24.8	19.2	30.4	4	
33.2	29.7	21.7	37.7	5	
26.3	33.3	24.8	41.8	6	
23.9	35.7	26.9	44.5	7	
25.9	35.9	26.3	45.5	8	
32.2	31.8	22.7	40.9	9	
41.2	26.5	18.0	34.9	10	

### ملحق (3): بعض الخصائص الكيميائية والفيزيائية لمنظم النمو النباتي .Brassinolide

صفات منظم النمو النباتي:

Common Name: Brassinolide

Other names: Brassins, BR, Kayaminori

Chemical name: (22R, 23R, 24R, )-2 $\alpha$ , 3 $\alpha$ , 22, 23-tetrahydroxy-24-methyl- $\beta$ -homo-7-oxa-5 $\alpha$ -cholestane-6-one)-lactone

Chemical family: Natural PGR & Plant extract

Molecule Formula: C<sub>28</sub>H<sub>46</sub>O<sub>6</sub>

Molecular weight: 480.68

الخصائص الكيميائية والفيزيائية:

Appearance: White to yellowish powder

Melting point: 274 centigrade

Solubility (20-25 centigrade): Solubility in water: 5mg/l; Easily soluble in methanol, alcohol.

Poisoning symptoms: No report about human poisoning.

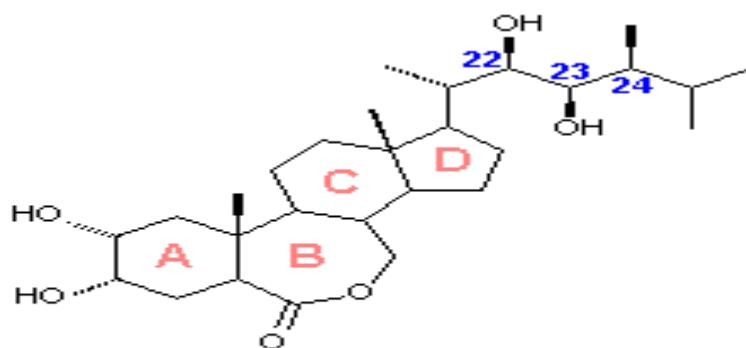
First aid: No specific antidote known. Treat symptoms.

بيانات السمية:

Acute oral in rat: LD<sub>50</sub> > 5000 mg/kg bw

Acute dermal in rat: LD<sub>50</sub> > 5000 mg/kg bw

التركيب الكيميائي:



Brassinolide

(2002, Greenplantchem)

### ملحق (4): بعض الخصائص الكيميائية والفيزيائية لمنظم النمو النباتي .CPPU

**الوصف الكيميائي:**

Chemical Name: N-(2-chloro-4-pyridinyl)-N'-phenylurea

Common Name: Forchlorfenuron (ANSI)

Trade Names: CPPU, KT-30

Chemical Class: Phenylurea

Pesticide Type: Plant Growth Regulator

**الخصائص الكيميائية والفيزيائية:**

Chemical Structure	
Mol Wt.	247.7
Chemical Formula	C <sub>12</sub> H <sub>10</sub> ClN <sub>3</sub> O
الخاصية	القيمة
Melting point/range	165 - 170 °C
pH	Not able to determine because of very low water solubility
Density or specific gravity	1.44 g/mL at 21 °C
Water solubility	39 ppm
Solvent solubility	17g/100 mL acetone
Vapor pressure	3.5 x 10 <sup>-5</sup> torr (25 °C)
Dissociation constant (pK <sub>a</sub> )	Need to check with TRB. HED didn't include
Octanol / water partition coefficient	K <sub>ow</sub> = 1,600

يتبع ملحق (4)

المظاهر السمية الخطيرة لـ CPPU المختبري	
نوع الدراسة	النتائج
Acute Oral - rat	LD50 (mg/kg bw): *M = 4904; **F = 4899; Combined = 4918
Acute Dermal - rabbit	LD50 (mg/kg bw): M >2000; F = >2000
Acute Inhalation - rat	LC50 (mg/L): M = >3.0; F = >3.0
Primary Eye Irritation- rabbit	Mild eye irritant
Primary Skin Irritation- rabbit	Non-irritant
Dermal Sensitization guinea pig	Non-sensitizer

Female = F\*\*

Male = M\*

(2004 'McNeilly)



500 كاوس

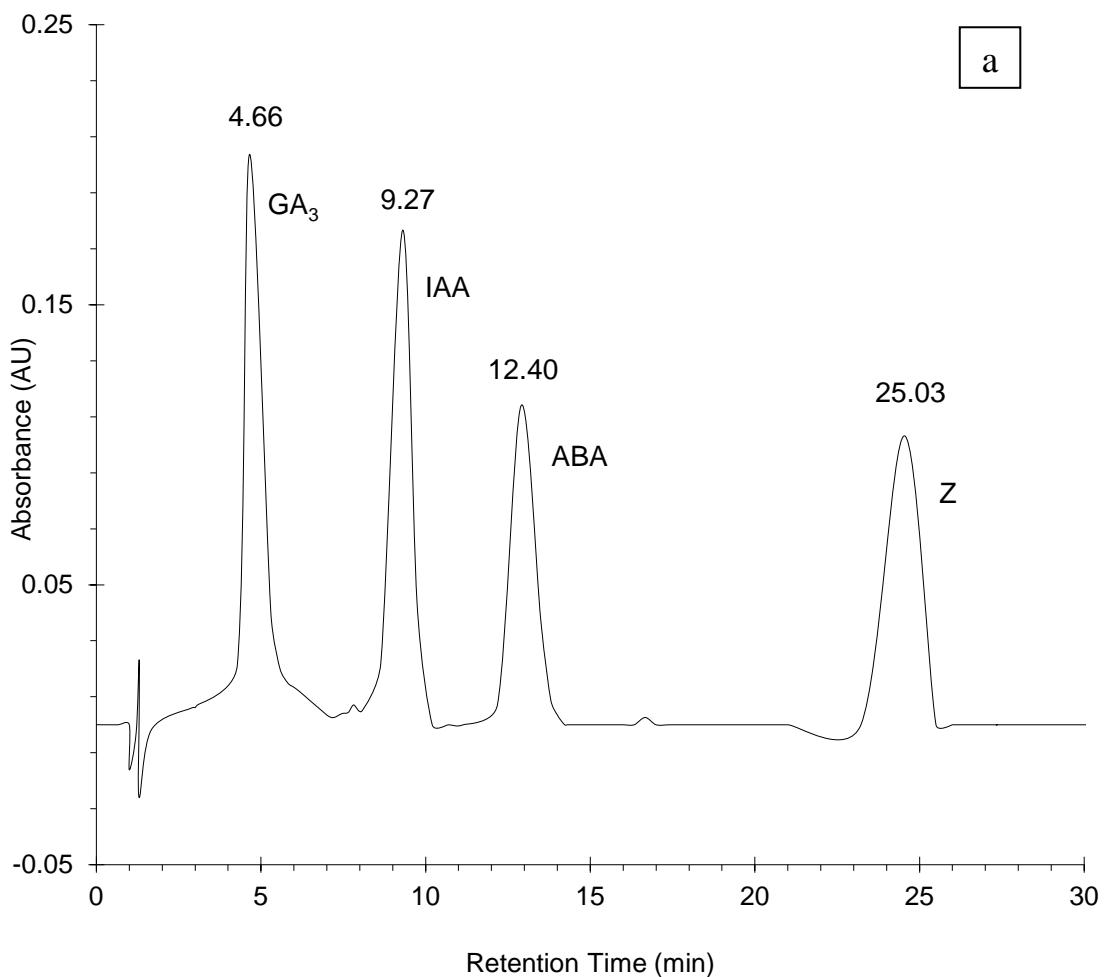


1000 كاوس

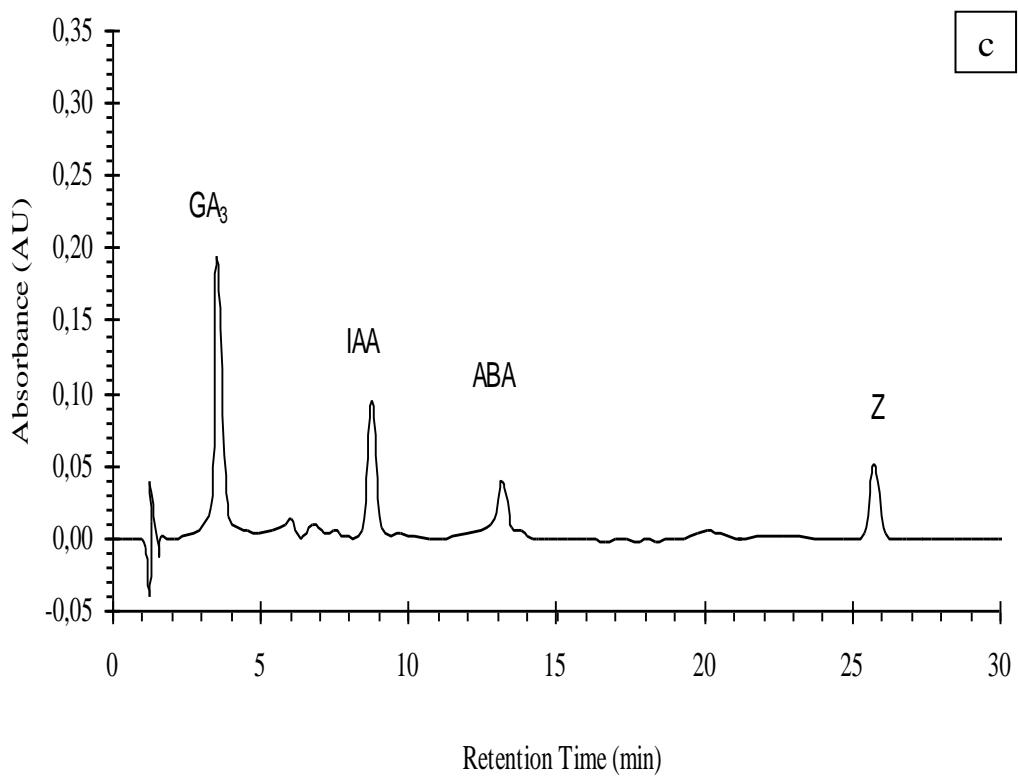
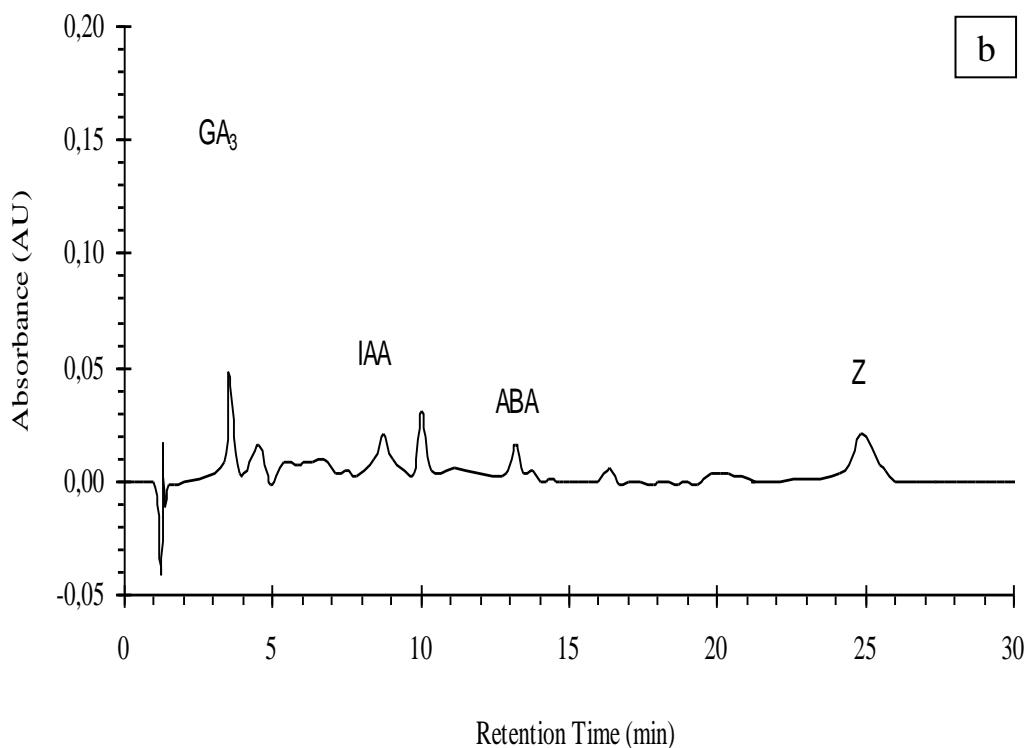


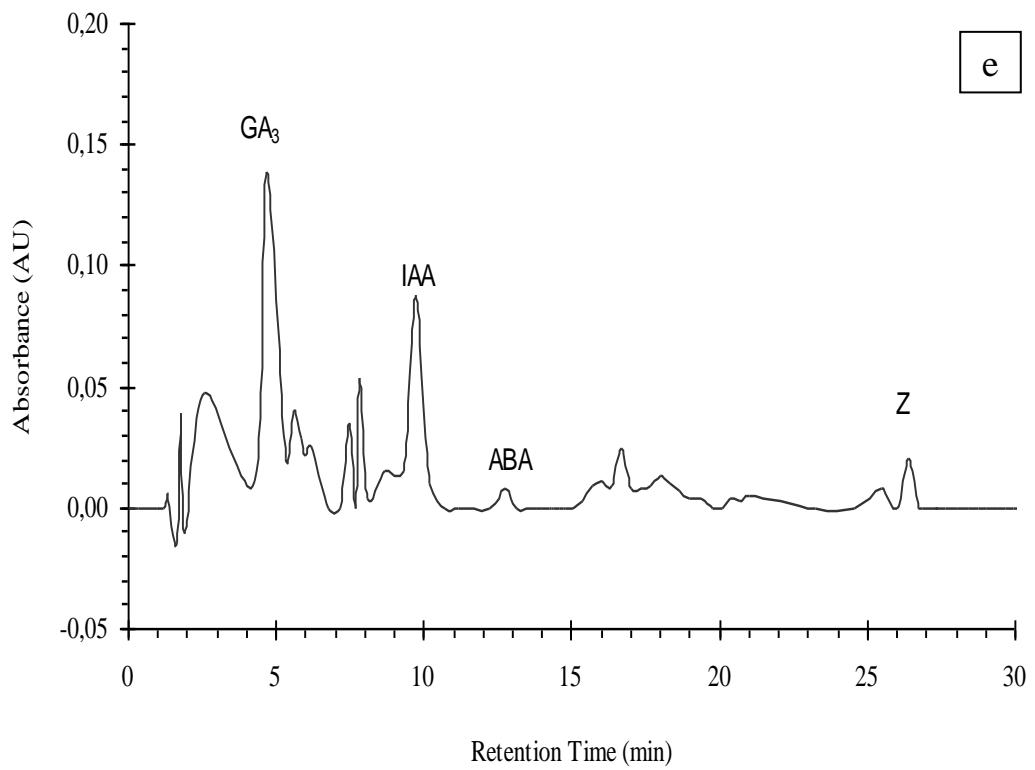
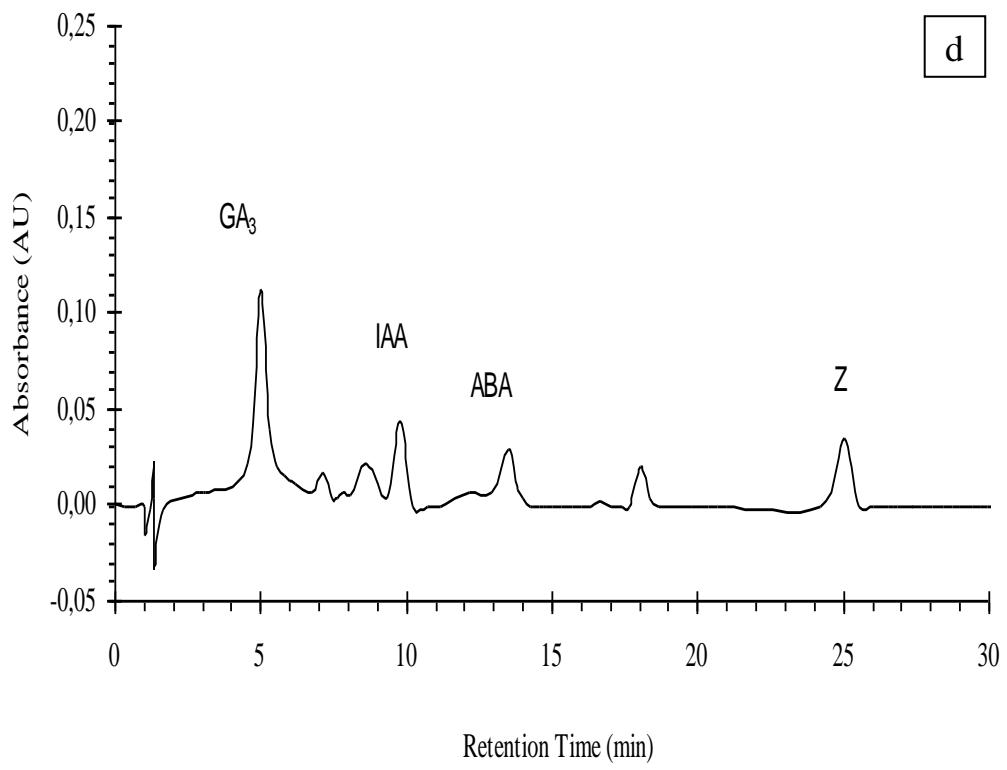
1500 كاوس

ملحق (5): اجهزة معالجة الماء مغناطيسياً المستخدمة في التجربتين



ملحق (6): المخططات الاستشرابية (Chromatograms) لمحتوى الهرمونات النباتية (ABA و GA<sub>3</sub> و IAA و Zeatin) القياسية (standard) (a) و محتوى الهرمونات في الاوراق عند معاملات الرش بالـ BL و CPPU والسقي بالماء الاعتيادي (ماء البئر) (b) والماء المعالج مغناطيسيًا بشدة 500 كاوس (c) وبشدة 1000 كاوس (d) وبشدة 1500 كاوس (e).





## **Abstract**

Two experiments were carried out in the Garden of Horticulture Department / College of Agriculture / University of Baghdad, from 01/10/2009 to 15/10/2010. Two cultivars of snapdragon plants (Rocket Mix.) and (Snapshot Mix.), an experiment for each cultivar, were studied.

The experiments were designed according to the Nested-Factorial Experiments design to study the effect of spraying Brassinolide (BL) at (0, 0.025, 0.05, and 0.1 mg/l) and N-(2-chloro-4-pyridyl)-N-phenylurea (CPPU) at (0, 4 and 8 mg/l) and irrigating plants with regular or magnetized water at different field intensities (500, 1000 and 1500 gauss). Each experiment consisted of four isolated plots. Each plot was irrigated by water at different magnetic field intensities, the plot consisted of three replications, in each replicate 12 rows of plants were distributed randomly by spraying plant growth regulators treatments, the row consisted of 4 plants represented a pilot unit. Data were analyzed according to the statistical program GenStat, means of experiments results were compared by using the least significant difference test L.S.D. at 5% level. The results can be summarized as follows:

1. Foliar spray of Brassinolide improved most vegetative and flowering characteristics of snapdragon plants (Rocket Mix.). BL at 0.05 mg/l (BL2) significantly increased number of leaves, number of branches, leaf area, chlorophyll content, dry weight of vegetative growth, total carotenoids, content of IAA, GA<sub>3</sub>, Zeatin and reduced content of ABA in leaves, in addition to increased number of inflorescences, length and diameter of inflorescence, number of florets/inflorescence, length and diameter of floral stem, dry weight of inflorescence, while foliar spray of Brassinolide at 0.025 mg/l (BL1) gave the highest content of total carbohydrates and total phenols in leaves. Foliar spray of snapdragon plants (Snapshot Mix.) at 0.05 mg/l of Brassinolide significantly

increased plant height, number of leaves, number of branches, diameter of main stem, leaf area, dry weight of vegetative growth, total carbohydrates and  $\text{Ca}^{++}$  content in leaves, in addition to increased number of inflorescences, length and diameter of inflorescence, number of florets/inflorescence and dry weight of inflorescence. While treatment of Brassinolide at 0.025 mg/l elevated chlorophyll and  $\text{Mg}^{++}$  content in leaves.

2. Foliar spray of CPPU positively influenced all vegetative and flowering characteristics of snapdragon plants (Rocket Mix.) with the exception of inflorescence diameter and flowering time. A significant increase was obtained when foliar spray at 8 mg/l (CP2) in plant height, number of leaves, number of branches, leaf area, chlorophyll content, dry weight of vegetative growth, total carbohydrates, total carotenoids, total phenols, content of IAA,  $\text{GA}_3$ , Zeatin and reduced content of ABA in leaves, in addition to increased number of inflorescences, length of inflorescence, duration of flowering, number of florets/inflorescence, length and diameter of floral stem, dry weight of inflorescence and vase life. Foliar spray of snapdragon plants (Snapshot Mix.) at 8 mg/l of CPPU significantly increased plant height, number of leaves, number of branches, main stem diameter, leaf area, chlorophyll content, dry weight of vegetative growth, total carbohydrates,  $\text{Ca}^{++}$  and  $\text{Mg}^{++}$  content in leaves, in addition to increased number of inflorescence, length and diameter of inflorescence, early flowering, prolonged duration of flowering, number of florets/inflorescence, and dry weight of inflorescence.

3. Irrigating plants with magnetized water improved most vegetative and flowering characteristics of snapdragon plants (Rocket Mix.) Irrigated plants with magnetized water at 500 gauss (MW1) significantly increased plant height, number of leaves, number of branches, leaf area,

chlorophyll content, dry weight of vegetative growth, total carbohydrates, total carotenoids, total phenols, content of IAA, GA<sub>3</sub>, Zeatin and reduced content of ABA in leaves. Moreover irrigated plants with magnetized water at 500 gauss significantly enhanced number of inflorescence, length of inflorescence, duration of flowering, number of florets/inflorescence, flowering date, length of floral stem, dry weight of inflorescence and vase life, while irrigated plants with magnetized water at 1500 gauss (MW3) gave the highest diameter of floral stem and diameter of inflorescence. Irrigating of snapdragon plants (Snapshot Mix.) with magnetized water markedly improved vegetative and flowering characteristics. Irrigating with 500 gauss significantly increased plant height number of leaves, number of branches, leaf area, chlorophyll content, dry weight of vegetative growth, total carbohydrates, Ca<sup>++</sup> and Mg<sup>++</sup> content in leaves. It's also increased number of inflorescence, length and diameter of inflorescence, prolonged duration of flowering, number of florets/inflorescence and dry weight of inflorescence.

4. Bilateral interactions between the study factors showed significant effect in improving most vegetative and flowering characteristics of snapdragon plants (Rocket Mix.) and (Snapshot Mix.).

5. Interaction between Brassinolide, CPPU concentrations and magnetized water enhanced some of the characteristics studied of snapdragon plants (Rocket Mix.). Treatment of BL2 × CP2 × MW1 led to increase dry weight of vegetative growth, total carbohydrates, total carotenoids, total phenols, content of GA<sub>3</sub>, Zeatin, and increased length of floral stem and vase life. Treatment of BL1 × CP2 × MW1 increased content of IAA in leaves, while treatment of BL2 × CP2 × MW2 caused a significant decrease in content of ABA in leaves. Treatment of BL2 × CP2 × MW3 increased diameter of inflorescence. Interaction between the studied factors significantly improved some vegetative growth

characteristics of snapdragon plants (Snapshot Mix.) only, while flowering characteristics were not affected. Treatment of BL2 × CP2 × MW1 significantly increased leaf area, dry weight of vegetative growth and total carbohydrates content in leaves. Treatment of BL2 × CP2 × MW0 significantly increased number of leaves and number of branches, while BL1 × CP2 × MW1 treatment significantly increased Ca<sup>++</sup> and Mg<sup>++</sup> content in leaves.



Baghdad University

**Effect of Growth Regulators, Brassinolide,  
CPPU and Magnetic Field Intensity on  
Growth and Flowering of Two Cultivars of  
Snapdragon Plant, *Antirrhinum majus* L.**

A DISSERTATION SUBMITTED BY

**ABDULKAREEM A. JABAAR M. S. AL-TABAQCHALI**

**TO THE COUNCIL OF THE COLLEGE OF AGRICULTURE  
AT THE UNIVERSITY OF BAGHDAD**

**IN PARTIAL FULFILLMENTS OF THE REQUIREMENTS  
FOR THE**

**DEGREE OF DOCTOR OF PHILOSOPHY**

**IN HORTICULTURE & LANDSCAPE GARDENING SCIENCE  
(ORNAMENTAL PLANTS)**

**SUPERVISOR**

**Prof. Dr. SAMI KAREEM M. A. AL-CHALABI**

**2012 AD**

**1433 AH**