



جامعة بغداد

كلية التربية للعلوم الصرفة (ابن الهيثم)

قسم علوم الحياة

تأثير حامض الهيومك والبراسيونوليد وتدخلهما في النمو
والحاصل والمركبات الفعالة لنبات الحبة

Trigonella foenum-graecum L.

رسالة مقدمة الى

مجلس كلية التربية للعلوم الصرفة - ابن الهيثم - جامعة بغداد وهي جزء من متطلبات
 Nil درجة الماجستير في علوم الحياة - علم النبات - فسلحة النبات

من قبل

ميسن إحسان علي الحسني

(بكالوريوس علوم حياة - جامعة بغداد 2015)

بasherif

الأستاذ المساعد الدكتور

Maher Zaki Faisal Al-Shameri

م 2018

1440 هـ

المنارة

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

{وَقُلْ رَبِّ زِدْنِي عِلْمًا}

صَلَّى اللَّهُ عَلَيْهِ وَاٰلِهِ وَسَلَّمَ،

سورة طه الآية (114)

اقرار المشرف على الرسالة

اشهد أن اعداد هذه الرسالة الموسومة : تأثير حامض الهيومك والبراسيتوليد وتدخلهما في النمو والحاصل والمركبات الفعالة لنبات الحلبة . *Trigonella foenum-graecum L.* . المقدمة من قبل الطالبة (ميسن إحسان علي الحسني) تم تحت اشرافي في قسم علوم الحياة - كلية التربية للعلوم الصرفة-ابن الهيثم - جامعة بغداد، وهي جزء من متطلبات نيل درجة ماجستير علوم في علوم الحياة - علم النبات - فسلحة النبات .

التوقيع :

المشرف : د. ماهر زكي فيصل الشمري

المرتبة العلمية : استاذ مساعد

العنوان : قسم علوم الحياة - كلية التربية للعلوم الصرفة-ابن الهيثم- جامعة بغداد

التاريخ : ٢٠١٩ - ١ - ٢٦

توصية رئيس قسم علوم الحياة

إشارة إلى التوصية أعلاه أرجح هذه الرسالة إلى لجنة المناقشة لدراستها وبيان الرأي فيها.

التوقيع :

الاسم : د. ثامر عبد الشهيد محسن

المرتبة العلمية : استاذ مساعد

العنوان : قسم علوم الحياة - كلية التربية للعلوم الصرفة- ابن الهيثم - جامعة بغداد

التاريخ : ٢٠١٩ - ١ - ٢٦

اقرارات لجنة المناقشة

نحن أعضاء لجنة التقييم والمناقشة الموقعين أدناه، نشهد أننا اطلعنا على هذه الرسالة الموسومة: تأثير حامض الهيومك والبراسيونولайд وتدخلهما في النمو والحاصل والمركبات الفعالة لنبات الحبة . المقدمة من قبل الطالبة (ميسم إحسان علي الحسني) وقد ناقشتنا الطالبة في محتوياتها وفيما له علاقة بها ووجدنا بأنها جديرة بالقبول لنيل درجة ماجستير علوم في علوم الحياة - علم النبات - فسلاجة النبات بتقدير (أمتياز).

عضو اللجنة

التوقيع:
الاسم : د. فاضل عليوي عطية
المرتبة العلمية: استاذ مساعد
التاريخ: ٢٠١٩ - ١ - ٧ PDF Reducer Demo

رئيس اللجنة

التوقيع:
الاسم : د. وفاق امجد محمد
المرتبة العلمية: استاذ
التاريخ: ٢٠١٩ - ١ - ٧

عضو اللجنة (المشرف)

التوقيع:
الاسم : د. ماهر زكي فيصل
المرتبة العلمية: استاذ مساعد
التاريخ: ٢٠١٩ - ١ - ٧

عضو اللجنة

التوقيع:
الاسم : د. اسعد كاظم عبد الله
المرتبة العلمية: مدرس
التاريخ: ٢٠١٩ - ١ - ٧

صادقة عمادة كلية التربية للعلوم الصرفة-ابن الهيثم - جامعة بغداد

التوقيع:
الاسم: د. حسن احمد حسن
المرتبة العلمية: استاذ

العنوان: كلية التربية للعلوم الصرفة-ابن الهيثم - جامعة بغداد

التاريخ: ٢٠١٩ - ١ - ٧

الاهداء

الى من علمتني الحياة الى من أمسكت بيدي على دروبها ... أجدك معي في ضيقٍ ... أجدك حولي في فرحي ... أجدك تواافقيني في رأيٍ حتى لو كنت على خطأ ... فأنت معلمتي وحبيبتي فتنصحني اذا أخطأت وتأخذ بيدي إذا تعثرت ... فتسقيني إذا ظمأت وتمسح على رأسي إذا أحسنت (أمي)

* * * * *

الى صاحب القلب الكبير وصاحب الوجه النظر الى من حمل قلبي على أكف السعادة الى من رسم ضحكت الصباح على شفتي ... كم أستقيتني من حنانك وفيض عطائك حتى وقفت على قدمي فتاةً يضحك لبهجتها الزمان ... فأنت الحبيب الغالي وأنت الأب المثالي (أبي)

* * * * *

الى نصف أبتسامتي ونصف حياتي ... الى الروح المُتممة لروحٍ ... الى دفتر أسراري ونور قلبي
أدامك الله لي يا أختي (نور)

* * * * *

الى سدي ورفيق دربي ... الى من معه تحلو كل الأوقات ... وبقربهأشعر بالأمن والأمان ... ومعه دائمًا يحلو الكلام ... حفظك الله يا أخي (أحمد)

* * * * *

وطني من لي بغيرك عشقاً فأعشقه ولمن أغنى ... ومن لي بغيرك شوقاً و أشتاق له ... علمني وطني بأن دماء الشهداء هي التي ترسم حدود الوطن (الى العراق وشهداء العراق)

شكر وتقدير

الحمد لله الذي جعل الحمد مفتاحاً لذكره وخلق الأشياء ناطقة بحمده وشكري ، والصلوة والسلام على خير خلقه وخاتم أنبيائه سيدنا محمد وآلـه وصحبه الأـخـيار

بعد أن شارفت رسالتى على الانتهاء يشرفني ويزينـي فـخراً أن أقدم بشكري وتقديرـي إلى من تعلمـت منه أسرار النجاح ، وأن المستحيل يتحقق بـعـملـنـا ، وأن الأفـكارـ المـلـهـمةـ تـحـتـاجـ إـلـىـ منـ يـغـرسـهاـ فـيـ عـقـولـنـاـ ، وـمـنـ تـرـكـ فـيـ حـيـاتـيـ بـصـمـةـ جـمـيلـةـ بـأـخـلـاقـهـ وـأـسـلـوبـهـ وـتـعـاملـهـ الرـاقـيـ أـسـتـاذـيـ الفـاضـلـ الدـكـتورـ مـاهـرـ زـكـيـ فـيـصـلـ الشـمـريـ لـأـشـرافـهـ عـلـىـ هـذـاـ الجـهـدـ الـعـلـمـيـ وـتـوـجـيهـاتـهـ السـدـيـدةـ وـرـعـاـيـتـهـ الـكـرـيمـةـ طـبـلـةـ مـدـةـ الـدـرـاسـةـ .

وأـقـدـمـ بـالـشـكـرـ وـالـتـقـدـيرـ وـالـاحـتـرامـ إـلـىـ مـنـ اـعـطـواـ الـكـثـيرـ وـمـاـزـالـوـ يـعـطـونـ مـنـ وـقـتـهـمـ وـفـكـرـهـمـ وـجـهـدـهـمـ دـوـنـ اـنـتـظـارـ الثـنـاءـ .ـ شـكـريـ إـلـىـ أـسـاتـذـتـيـ فـيـ قـسـمـ عـلـومـ الـحـيـاةـ الدـكـتوـرـ عـبـاسـ جـاسـمـ حـسـينـ السـاعـديـ وـ الدـكـتوـرـةـ وـفـاقـ اـمـجـدـ الـقـيـسيـ وـالـدـكـتوـرـ أـسـعـدـ كـاظـمـ الغـزـيـ ،ـ وـفـائقـ شـكـريـ وـتـقـدـيرـيـ لـلـأـسـتـاذـ أـوـسـ عـلـيـ .ـ

مـهـماـ تـقـدـمـتـ وـفـتـحـتـ الـطـرـقـ أـمـامـيـ وـوـصـلـتـ لـكـلـ مـاـ أـحـلـ بـهـ ،ـ عـلـيـ اـنـ أـتـذـكـرـ مـنـ كـانـواـ سـبـبـ نـجـاحـيـ وـمـنـ سـانـدـنـيـ وـأـمـسـكـ بـيـديـ مـنـهـمـ أـسـتـمـدـ قـوـتـيـ وـأـصـرـارـيـ ،ـ كـلـمـاتـ الشـكـرـ لـاـ تـوـافـيـكـ حـقـكـمـ أـبـيـ وـأـمـيـ وـأـخـيـ نـورـ وـأـخـيـ أـحـمدـ .ـ

زمـلـاتـيـ زـينـبـ مـحـمـدـ وـرـؤـىـ مـثـنـىـ وـرـوـاءـ عـمـادـ وـزـمـلـائـيـ أـشـكـرـكـمـ لـوـقـوفـكـ بـجـانـيـ دـوـمـاـ فـيـ أـيـامـ الشـدائـدـ وـكـنـتـ خـيـرـ عـونـ وـسـنـدـ وـنـاصـحـ لـيـ مـاـ أـجـمـلـ تـلـكـ الـأـيـامـ بـكـلـ مـاـ فـيـهـاـ .ـ

ولـاـيـفـوتـيـ أـنـيـ أـشـكـرـ الـسـتـ سـهـادـ قـاسـمـ وـزـمـلـائـيـ سـجـىـ عـبـدـ الـكـرـيمـ وـصـفـاءـ عـبـاسـ وـمـرـتضـىـ خـالـدـ وـكـرارـ فـؤـادـ عـلـىـ تـقـدـيمـ الـمـسـاعـدـةـ لـيـ .ـ

يـمـرـ عـلـىـ الزـمـانـ أـنـاسـاـ لـابـدـ أـنـ يـقـفـ التـارـيخـ عـنـ عـطـائـهـ أـجـلاـاـ وـأـحـترـاماـ فـكـانـ لـزـاماـ عـلـيـنـاـ أـنـ نـقـابـلـ ذـلـكـ الـعـطـاءـ بـوـفـاءـ ،ـ شـكـريـ وـتـقـدـيرـيـ لـكـلـ مـنـ قـدـمـ لـيـ يـدـ الـعـونـ وـالـمـسـاعـدـةـ وـأـسـمـعـنـيـ كـلـمـةـ دـعـمـ وـأـسـنـادـ ...ـ

شكـرـ مـيـسمـ

الخلاصة

أجريت تجربة حقلية في الحديقة النباتية التابعة لقسم علوم الحياة في كلية التربية للعلوم الصرفة ابن الهيثم - جامعة بغداد ، لموسم النمو 2017-2018 لدراسة تأثير رش حامض الهيومك والبراسيونوليد وتدخلهما في بعض الصفات المظهرية والكميائية والحاصل ومكوناته وبعض المركبات الفعالة طبياً في نبات الحلبة *Trigonella foenum-graecum L.* . واستعملت أربعة تراكيز من حامض الهيومك (0 ، 0.5 ، 1 ، 2) ملغم.لتر⁻¹ وخمسة تراكيز من منظم النمو البراسيونوليد (0 ، 0.5 ، 1 ، 2 ، 4) ملغم.لتر⁻¹ ، وصممت التجربة بحسب القطاعات العشوائية الكاملة (R.C.B.D) وبثلاثة مكررات لكل معاملة وبواقع 60 وحدة Rondomized Complete Blocks Design تجريبية وسمدت الوحدات التجريبية وفق معاملاتها .

ويمكن ايجاز النتائج التي تم الحصول عليها كما يأتي :

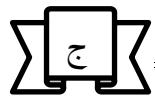
1. أظهرت النتائج أن المعاملة بحامض الهيومك أدى إلى زيادة معنوية في جميع الصفات المدروسة من حجم الجذر وعدد العقد البكتيرية وقطر الساق وعدد الأفرع والوزن الجاف للمجموع الخضري ومعدل النمو المطلق واستدامة الكثلة الحيوية ومحتوى النتروجين ومحتوى القسفور ومحتوى البوتاسيوم ومحتوى المغنيسيوم ومحتوى الحديد في المجموع الخضري ومحتوى الكلورو菲ل في الاوراق ونسبة الكاربوهيدرات ونسبة البروتين وعدد القرنات في النبات الواحد والحاصل الكلي للبذور و المركبات الفعالة طبياً Vicenin 1 و Vicenin 2 و Apigenin و Kaempferol ، أما



التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك كان له تأثير معنوي في صفة ارتفاع النبات و وزن البذور في القرنة الواحدة و وزن 1000 بذرة والمركبات الفعالة Vicenin 2 isomer و Vicenin 3.

2. أظهرت النتائج أن المعاملة بهرمون البراسيونولايدي أدى إلى زيادة معنوية في جميع الصفات المدروسة من حجم الجذر وعدد العقد البكتيرية وقطر الساق وعدد الأفرع والوزن الجاف للمجموع الخضري ومعدل النمو المطلق واستدامة الكتلة الحيوية ومحتوى النتروجين ومحتوى الفسفور ومحتوى البوتاسيوم ومحتوى المغنيسيوم ومحتوى الحديد في المجموع الخضري ومحتوى الكلوروفيل في الأوراق ونسبة الكاربوهيدرات ونسبة البروتين ،وعدد القرنات في النبات الواحد والحاصل الكلي للبذور و المركبات الفعالة طبياً Vicenin 2 و Vicenin1 و Vicenin 3 و Kaempferol و Apigenin في نبات الحلبة لاسيما عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ ، أما التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ من هرمون البراسيونولايدي كان له تأثير معنوي في صفة ارتفاع النبات و وزن البذور في القرنة الواحدة و وزن 1000 بذرة والمركبات الفعالة Vicenin 2 isomer و Vicenin 3.

3. أظهرت النتائج أن المعاملة بحامض الهيومك وهرمون البراسيونولايدي والتداخل بينهما أدى إلى زيادة معنوية في الصفات المظهرية والكميائية والحاصل ومكوناته ، عند الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 2 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونولايدي في معظم الصفات والبعض منها عند الرش بالتركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 1 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونولايدي .



4. أظهرت نتائج الفحص والتشخيص الكوماتوغرافي باستعمال تقنية High Performance Liquid Chromatography الكلايوكسيدات في نبات الحلبة هي (Vicenin 3 ، Vicenin 2 ، Vicenin 2 isomer) و كان المركب Vicenin 1 أكثر تأثراً بالمعاملات باعطائه أعلى القيم . ولقد تفوق الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 2 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونوليد باعطائه أعلى تركيز للمركبات الفعالة وهي (Vicenin 2 ، Vicenin 1 بينما تفوق الرش بالتركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 1 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونوليد باعطائه أعلى تركيز للمركبات الفعالة هما (Vicenin 3 ، Vicenin 2 isomer).

قائمة المحتويات

الصفحة	الموضوع	ت
	الفصل الأول	
1	المقدمة	-1
	الفصل الثاني	
4	استعراض المراجع	-2
4	نبات الحلبة	1-2
4	وصف نبات الحلبة	1-1-2
4	الأسم العلمي	2-1-2
5	الأهمية الغذائية لنبات الحلبة	3-1-2
6	الأهمية الطبية لنبات الحلبة	4-1-2
9	المركبات الفعالة في بذور نبات الحلبة	5-1-2
14	حامض الهيومك	2-2
19	البناء الكيميائي لحامض الهيومك	1-2-2
20	تأثير حامض الهيومك في النمو الخضري	2-2-2
23	تأثير حامض الهيومك في الحاصل والمكونات الفعالة	3-2-2
25	البراسيسترويدات	3-2
31	مسار التصنيع الحيوي للبراسيسترويد في النبات	1-3-2
33	تأثير هرمون البراسيسترويد في النمو الخضري	2-3-2
36	تأثير هرمون البراسيسترويد في الحاصل والمكونات الفعالة	3-3-2
	الفصل الثالث	
38	المواد وطرق العمل	-3

الصفحة	الموضوع	ت
38	موقع التجربة	1-3
38	تهيئة تربة التجربة	2-3
39	تصميم التجربة	3-3
40	عملية الزراعة	4-3
41	تحضير محاليل التجربة	5-3
41	تحضير تراكيز حامض الهيومك	1-5-3
42	تحضير تراكيز هرمون البراسينولايد	2-5-3
43	جمع العينات	6-3
43	الصفات المظهرية لنبات الحلبة	7-3
43	حجم الجذر (سم ³)	1-7-3
43	عدد العقد البكتيرية (عقدة.نبات ⁻¹)	2-7-3
44	ارتفاع النبات (سم)	3-7-3
44	قطر الساق (ملم)	4-7-3
44	عدد الأفرع (فرع.نبات ⁻¹)	5-7-3
44	الوزن الجاف للمجموع الخضري (غم.نبات ⁻¹)	6-7-3
45	معدل النمو المطلق (غم.يوم ⁻¹)	7-7-3
45	استدامة الكتلة الحيوية (غم.يوم ⁻¹)	8-7-3
46	هضم العينات	8-3
46	الصفات الكيميائية لنبات الحلبة	9-3
46	حساب محتوى النتروجين N في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات ⁻¹)	1-9-3
47	حساب محتوى الفسفور P في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات ⁻¹)	2-9-3

الصفحة	الموضوع	ت
48	حساب محتوى البوتاسيوم K في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات ⁻¹)	3-9-3
48	حساب محتوى المغنيسيوم Mg في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات ⁻¹)	4-9-3
48	حساب محتوى الحديد Fe في المجموع الخضري للنبات (ملغم . كغم ⁻¹)	5-9-3
49	تقدير محتوى الكلوروفيل في الأوراق (spad)	6-9-3
49	تقدير نسبة الكاربوهيدرات في المجموع الخضري (%)	7-9-3
50	حساب نسبة البروتين في المجموع الخضري (%)	8-9-3
50	صفات الحاصل ومكوناته	10-3
50	عدد القرنات في النبات الواحد (قرنة.نبات ⁻¹)	1-10-3
50	وزن البذور في القرنة الواحدة (غم.قرنة ⁻¹)	2-10-3
50	وزن 1000 بذرة (غم)	3-10-3
51	حاصل البذور الكلي (كغم.hecattar ⁻¹)	4-10-3
51	طريقة تشخيص الكلاكوسيدات وتقدير نسبتها في نبات الحلبة باستعمال جهاز كروماتوغرافيا السائل ذي الأداء العالي H.P.L.C.	11-3
52	التحليل الأحصائي	12-3
الفصل الرابع		
53	النتائج والمناقشة	-4
53	تأثير حامض الهيوميك وهرمون البراسيونولайд وتداخلهما في بعض الصفات المظهرية لنبات الحلبة .	1-4
53	حجم الجذر (سم ³)	1-1-4
55	عدد العقد البكتيرية (عقدة.نبات ⁻¹)	2-1-4
57	ارتفاع النبات (سم)	3-1-4

الصفحة	الموضوع	ت
59	قطر الساق (ملم)	4-1-4
61	عدد الأفرع (فرع.نبات ¹⁻)	5-1-4
63	الوزن الجاف للمجموع الخضري (غم.نبات ¹⁻)	6-1-4
65	معدل النمو المطلق (غم. يوم ¹⁻)	7-1-4
67	استدامة الكتلة الحيوية (غم. يوم ¹⁻)	8-1-4
69	تأثير حامض الهيوميك وهرمون البراسيونوليد وتدخلهما في بعض الصفات الكيميائية في المجموع الخضري لنبات الحلبة	2-4
69	محتوى النتروجين في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات ¹⁻)	1-2-4
72	محتوى الفسفور في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات ¹⁻)	2-2-4
74	محتوى البوتاسيوم في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات ¹⁻)	3-2-4
76	محتوى المغنيسيوم في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات ¹⁻)	4-2-4
78	محتوى الحديد في المجموع الخضري للنبات (ملغم.كم ¹⁻)	5-2-4
80	محتوى الكلوروفيل في الاوراق (spad)	6-2-4
82	نسبة الكاربوهيدرات في المجموع الخضري (%)	7-2-4
84	نسبة البروتين في المجموع الخضري (%)	8-2-4
86	تأثير حامض الهيوميك وهرمون البراسيونوليد وتدخلهما في صفات مكونات الحاصل لنبات الحلبة	3-4
86	عدد القرنات في النبات الواحد (قرنة.نبات ¹⁻)	1-3-4
88	وزن البذور في القرنة الواحدة (غم.قرنة ¹⁻)	2-3-4
90	وزن 1000 بذرة (غم)	3-3-4
92	حاصل البذور الكلي (كغم.hecattar ¹⁻)	4-3-4

الصفحة	الموضوع	ت
95	تأثير حامض الهيوميك وهرمون البراسيونوليد وتداخلهما في بعض المركبات الفعالة طبياً في كلايكوسيدات نبات الحبة	4-4
95	نسبة Vicenin 2 isomer و Vicenin 3 في البذور (%)	1-4-4
98	نسبة Vicenin 1 و Apigenin و Vicenin 2 و Kaempferol (%) في البذور (%)	2-4-4
الفصل الخامس		
102	الأستنتاجات والتوصيات	-5
102	الأستنتاجات	1-5
103	التوصيات	2-5
104	المصادر العربية	
112	المصادر الأجنبية	
A-C	الملاحق	
	الخلاصة الانكليزية	

قائمة الجداول

الصفحة	العنوان	الرقم
39	بعض الصفات الفيزيائية والكيميائية لتربيه التجربة قبل الزراعة	1
52	ظروف الفصل الكرموماتوغرافي H.P.L.C. للكلاريكوسيدات في بذور نبات الحلبة	2
54	تأثير حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في متوسط حجم الجذر لنبات الحلبة (سم ³)	3
56	تأثير حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في متوسط عدد العقد البكتيرية لنبات الحلبة (عقدة.نبات ⁻¹)	4
58	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في متوسط ارتفاع النبات لنبات الحلبة (سم)	5
60	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في متوسط قطر الساق لنبات الحلبة (ملم)	6
62	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في متوسط عدد الأفرع لنبات الحلبة (فرع.نبات ⁻¹)	7
64	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في متوسط الوزن الجاف للمجموع الخضري لنبات الحلبة (غم.نبات ⁻¹)	8
66	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في معدل النمو المطلق لنبات الحلبة (غم.يوم ⁻¹)	9
68	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في متوسط استدامة الكتلة الحيوية لنبات الحلبة (غم.يوم ⁻¹)	10
71	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في متوسط محتوى النتروجين في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.نبات ⁻¹)	11

الصفحة	العنوان	الرقم
73	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط محتوى الفسفور في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.نبات ⁻¹)	12
75	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط محتوى البوتاسيوم في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.نبات ⁻¹)	13
77	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط محتوى المغنيسيوم في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.نبات ⁻¹)	14
79	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط محتوى الحديد في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.كم ⁻¹)	15
81	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في محتوى الكلوروفيل في أوراق نبات الحلبة (spad.).	16
83	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط نسبة الكربوهيدرات في المجموع الخضري لنبات الحلبة (%)	17
85	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط نسبة البروتين في المجموع الخضري لنبات الحلبة (%)	18
87	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط عدد القرنات في النبات الواحد لنبات الحلبة (قرنة.نبات ⁻¹)	19
89	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط وزن البذور في القرنة الواحدة لنبات الحلبة (غم.قرنة ⁻¹)	20
91	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط وزن 1000 بذرة لنبات الحلبة (غم)	21
94	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط حاصل البذور الكلي لنبات الحلبة (كم.هكتار ⁻¹)	22
97	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط نسبة Vicenin 2 isomer في بذور نبات الحلبة (%)	23

الرقم	العنوان	الصفحة
24	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينولайд وتدخلهما في متوسط نسبة Vicenin 3 في بذور نبات الحلبة (%)	97
25	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينولайд وتدخلهما في متوسط نسبة Vicenin 2 في بذور نبات الحلبة (%)	99
26	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينولайд وتدخلهما في متوسط نسبة Vicenin 1 في بذور نبات الحلبة (%)	100
27	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينولайд وتدخلهما في متوسط نسبة Apigenin في بذور نبات الحلبة (%)	100
28	تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينولайд وتدخلهما في متوسط نسبة Kaempferol في بذور نبات الحلبة (%)	101



قائمة الأشكال

الصفحة	العنوان	الرقم
19	يوضح البناء الكيميائي لحامض الهيومك	1
31	يوضح البناء الكيميائي لهرمون البراسينوليد	2
32	يوضح مسار التصنيع الحيوي للبراسينوليد في النبات	3
41	يوضح تصميم التجربة في الحقل ونمو نبات الحلبة بعد (30) يوم من البزوع	4

1 - المقدمة

(Introduction)

تعد النباتات الطبية مصدراً رئيساً للكثير من العقاقير الطبية وقد استعملت النباتات الطبية منذ الآف السنين في الحفاظ على الطعام ولعلاج الاضطرابات الصحية وللوقاية من الأمراض بما في ذلك الأوبئة ، لاحتوائها على مركبات فعالة نشطة تنتج أثناء الأيض الثانوي وتكون مسؤولة عن الخصائص البايولوجية للنباتات الطبية بما في ذلك معالجة الأمراض المعدية والمزمنة وأن للنباتات الطبية مستقبلاً واعداً إذ تدخل في صناعة المستحضرات الصيدلانية وتستعمل أما مباشرةً أو تعزل المركبات الطبية منها (Singh, 2015).

الحلبة نبات طبي قديم يزرع على نطاق واسع في جميع أنحاء العالم وينتمي إلى عائلة Fabaceae وقد شاع استعماله كغذاء وفي المجالات الطبية ، وقد حددت الأبحاث الحديثة أن نبات الحلبة مضاد للالتهابات ومصدر لأعداد المواد الخام للصناعات الدوائية كما هو الحال في الهرمونات الستيرودية (Snehlata and Payal, 2012). ولبذور الحلبة خصائص مضادة للسكري ؛ إذ تخفض السكر في الدم عند الانتهاء من الطعام وتسمم في خفض الكوليسترول في الدم و تفيء في ادرار الحليب وتستعمل لتسمين النحيلين وتعد مادة ملينة و ملطفة (لاروس, 2012)؛ اذ تحتوي بذوره على العديد من المركبات الطبية والصيدلانية ومنها الكلابيكوسيدات والسترويدات والمواد الهرامية والكومارين (Newall *et al.*, 1998).

يعد حامض الهيومك أحد المكونات الرئيسة للمواد الدبالية التي تعد من المكونات الأساسية للمواد العضوية ، أن حامض الهيومك يؤثر ايجاباً في نمو النبات كاستطالله الخلايا وزيادة نفاذية

الأغشية الخلوية وتحسين الانقسام الخلوي وزيادة إنتاج الأنزيمات النباتية وتحفيز التفاعلات الأنزيمية داخل الخلايا (Petti, 2003). أن رش حامض الهيومك يزيد من نمو النبات ويساعد على امتصاص العناصر الضرورية للنبات كالنتروجين والفسفور ويدخل كمصدر مكمل للفينول المتعدد في المراحل الأولى لنمو النبات (Qian *et al.*, 2013) وزاد استعمال حامض الهيومك في الوقت الحاضر كمنتج تجاري اقتصادي منخفض الكلفة غير ضار للأنسان والنبات والحيوان ذو فعالية سريعة (Arancon *et al.*, 2003).

البراسيونوليد هو أحد الهرمونات النباتية الذي له دور كبير في نمو وتطور النبات وقد عرف بأنه مستخلص دهنی خام من حبوب لقادن الفت الاجنبي (*Brassica napus*) (السلجم)، يمتلك البراسيونوليد تأثيراً مشابهاً للأوكسينات والجبرلينات والسايتوكاينينات بتأثيره في عمليات فسلجية كاستطالة وانقسام الخلايا وتمايز الأوعية الناقلة والتزهير والشيخوخة وتحمل الاجهادات والتصنيع الحيوي لمكونات جدار الخلية وتصنيع الـ DNA و RNA والبروتينات وأيضاً أهميتها كمكونات لاغنى عنها لفعالياتها الأيضية في النبات (Al-Khafaji, 2014 ; Hayat and Ahmed, 2011).

ونظراً لأهمية نبات الحلبة من الناحية الغذائية والطبية ولدور الكبير الذي يؤديه الرش بحامض الهيومك والبراسيونوليد وتأثيراتهما في الصفات المظهرية والكميائية والحاصل ونسبة المركبات الفعالة في النبات ، في ضوء مسابق جاءت فكرة دراستنا الحالية التي تهدف إلى :



1. معرفة تأثير الرش بتراكيز مختلفة من حامض الهيومك Humic acid وهرمون البراسينوليد

Brassinolide وتحديد التراكيز الأفضل لهما في تحسين بعض صفات النمو والحاصل ومكوناته

والمركبات الفعالة في نبات الحلبة .

2. معرفة تأثير التداخل بين حامض الهيومك Humic acid وهرمون البراسينوليد

في تحسين بعض صفات النمو والحاصل ومكوناته والمركبات الفعالة في نبات الحلبة .

(Literature Review)

2- استعراض المراجع

2-1 نبات الحلبة :

2-1-1 وصف نبات الحلبة :

نبات حولي يتراوح ارتفاعه مابين (10-60) سم ، يتميز بساق قائم مستدير غزير بالاوراق الخضر التي تتقسم على ثلاثة وريقات بيضوية ومسننة وسويق قصير وتكون متبادلة الموقع مع الساق ، وظهور الازهار بيضاء مائلة للصفرة مختبئة بين أوراقه العليا وتتباين من أبط هذه الورقة ، شكل الكأس رغبي والتويج فراشي والأسدية ثنائية ، ثمارها على شكل قرون طويلة مقوسة تبلغ طولها (8-10) سم التي تنتهي برأس حاد بعد نضجه يفتح القرن في مصراعين يضممان صفاً من البذور ، بذوره محدبة ذات لون أصفر يميل الى الخضار وعدها (10 - 20) بذرة . رائحة النبات نفاذة تنتشر في محیطه وتدوم حتى بعد تجفيف النبات لمدة طويلة (Sulieman *et al.*, 2008; Petropoulos, 2002).

2-1-2 الاسم العلمي :

يعد نبات الحلبة *Trigonella foenum graecum* L. من نباتات العائلة البقولية وتنتمي الى رتبة fabales والى جنس *Trigonalla* ، وأشار كبار علماء التصنيف مثل لينيوس Linnaeus الى وجود ما يصل 260 نوعاً من الحلبة (Basu, 2006) . تم التعرف على حوالي 128 نوعاً من الحلبة من قبل Fazil (Fazli, 1967) و 97 نوعاً من قبل Vasilchenko.

2-1-3 الأهمية الغذائية لنبات الحلبة :

الحلبة هي من العائلة البقولية وستعمل كتوابل في جميع أنحاء العالم لتعزيز الجودة الحسية للأطعمة فإنها تستخدم كجزء من العديد من تطورات المنتجات الغذائية كمثبت للأطعمة وعامل استحلاب وغيرها (Wani and Kumar, 2018). وقد تم استعمالها لزيادة النكهة واللون وكذلك تحسين نسيج المواد الغذائية (Srinivasan, 2006). ولما زال هذا النبات شائعاً في تحضير الكاري والمخللات وخلطات التوابل في الهند وباكستان والدول الآسيوية الأخرى (Madar and Stark, 2002). ويمكن استعمالها لصناعة أغلفة الأقراص وكبسولات الأدوية المختلفة أو تخلط مع الفيتامينات والمعذيات الأخرى الضرورية لبناء الأجسام كما يمكن استعمالها في الحليب والشوربات وفي تحضير الكعك والفطائر والبيتزا (Im and Maliakel, 2008). أن الحلبة لديها القدرة على الانتشار الواسع في صناعة الأغذية لأن تركيبها galactomannan لديه خصائص الاستحلاب والاستقرار وستعمل أيضاً في إنتاج خميرة الخبز (Roberts, 2011). تستعمل في إيران كحساء مع الارز ، وفي ألمانيا كشراب ، ومسحوق البذور المختلط بالطحين لصنع الخبز والكارى في مصر وأثيوبيا ، وفي سويسرا تستعمل في صناعة الجبن وفي الولايات المتحدة تستعمل بشكل أساسي في صنع الحساء والطحين ، و الشلالات الصغيرة تؤكل كخضراوات أما الحبوب المحمصة كبديل للقهوة في أفريقيا وستعمل أيضاً كعلف حيواني . (Sadeghzadeh-Ahair et al., 2009).

2-1-4 الأهمية الطبية لنبات الحلبة :

الحلبة هي من النباتات الطبية التي تستعمل في علاج بعض الأمراض . هذه النباتات تقلل من نسبة الدهون والسكر في الدم لدى مرضى السكر لوجود المركبات الفعالة طبياً مثل قلويات وسترويدات وفلافونيدات وصابونينات وقد أكدت الابحاث الحديثة ان الحلبة مصنع طبي قيم لعلاج الأمراض وأيضاً كمصدر لأعداد المواد الخام للصناعات الدوائية كما هو الحال في الهرمونات الستيرودية (Kor *et al.*, 2013) . أن الحلبة لها تأثير مضاد للسكري فإنها تبطئ امتصاص السكر في القناة الهضمية وتحفز إفراز الأنسولين مما يؤدي إلى خفض نسبة السكر في دم مرضى السكري لاحتوائها على حامض النيكوتينيك Nicotinic acid (Marzouk *et al.*, 2013) . واستعمل زكريا الرازي الحلبة لعلاج مرض السكري وقدم ابن سينا بعض المعلومات عن الخصائص العلاجية وفوائد هذا النبات في القضاء على رائحة الفم والرائحة غير المرغوبة للجسم والعرق وعلاج الأمراض الجلدية مثل البقع السوداء في كتابه "قانون الطب" وان الشكل المגלי لنبات الحلبة يساعد في علاج البقع الحمراء للعين ويساعد على تليين الحنجرة والصدر ويوفر الراحة من السعال (Sina, 1996) .

تستعمل بذور الحلبة في الوقت الحاضر كمقوى وطارد للريح ومهدئ ومدر للبول ومعالج للبلغم ومقوى جنسي ويستخدم لعلاج قرح الفم وتشقق الشفاه (Hajimehdipoor *et al.*, 2010) وتعود النشاطات البايولوجية والدوائية للحلبة الى تنوّع مكوناتها وهي الستيرويدات ، مركبات نتروجينية ، مواد فينولية متعددة ، مركبات طيارة ، احماض أمينية وغيرها (Mehrafarin *et al.*, 2010) .

استعمل الصينيون القدماء هذا النبات لعلاج مشاكل الكلى ومشاكل الجهاز التناسلي الذكري ، ويتم اعطاء البذور خلال مدة النقاوه، وتشجع على زيادة الوزن لاسيما عند الأشخاص الذين يعانون من

فقدان الشهية ومفيده في خفض الحمى ، وأن التأثير المهدئ لبذور الحلبة واحتوائها على مواد هلامية تجعلها ذات قيمة في علاج التهاب المعدة وتهيج المعدة وتساعد في استعادة شعور التذوق . تم استعمال بذور الحلبة في الصين لعلاج سرطان عنق الرحم ويستعمل زيت هذه البذور كمطهر ومرطب للجلد ، أما في مناطق الشرق الأوسط فتستعمل الاجزاء الهوائية من النباتات علاجاً شعبياً للتشنجات البطنية المصاحبة لكل من الآم الطمث والاسهال أو التهاب المعدة والامعاء وتعد معرقاً تساعد في التخلص من السموم في الجسم من خلال مسام الجلد وأنها مفيدة في تطهير الدم، واستعملت لعلاج نزلات البرد و الافلونزا و الامساك و الريبو و انتفاخ الرئة و الاتهاب الرئوي و السل و التهاب الحنجرة و التهاب الجيوب الانفية ، يمكن أن تكون الحلبة مفيدة للحث على الولادة من خلال تحفيز تقلصات الرحم ويجب على النساء الحوامل استعمال الحلبة لتحفيز المخاض بعد التشاور مع الطبيب وتحتوي بذور الحلبة على زيوت وسلائف الهرمونات التي تزيد من امدادات حليب الام في غضون 24-72 ساعة بعد تناولها لأول مرة (Kor et al., 2013 ; Snehlata and Payal, 2012)

وأشار (Surmaghi 2008) إلى أن استعمال الأجزاء الخضرية من النبات والبذور كونها مصدراً قيماً للبروتين للأنسان ويستعمل أيضاً كمسكن للألم ولعلاج الاكتئاب ومضاد للتخرّر ومضاد للالتهاب وملين ومضاد للتشنج ومضاد للسرطان ومنشط للقلب ويساعد في انخفاض الدهون الثلاثية. ومن المعروف عن صفاته الطبية أنه مضاد للجراثيم (Wani and Kumar, 2018). وتم استعمال هذا النبات أيضاً لتعزيز اللياقة البدنية ولعلاج النقرس واستعمله الأشخاص ذوي اللياقة البدنية النحيلة في الشرق ليكون لديهم بنية بدنية قوية ومتطورة إذ يستعمل لبناء العضلات وقد اعتمد المصريين في تحنيط

الأجسام (Yoshikawa *et al.*, 1997). وتحتوي بذور الحلبة على مركب مهم هو Diosgenin . (Bahmani *et al.*, 2016) الذي يستعمل في انتاج المنشطات الطبية مثل حبوب منع الحمل .

أظهرت التجارب السريرية أن نبات الحلبة لديها نشاط مضاد للأكسدة يمكنها مكافحة الأمراض لاسيما الأمراض التي تهدد الحياة مثل مرض السكري (Asgary *et al.*, 2014) والسرطان (Kiani *et al.*, 2013) (Shirzad *et al.*, 2013) وقد أوعزت الخاصية المضادة للأكسدة في النبات إلى وجود العديد من المواد الكيميائية النباتية النشطة بما في ذلك flavonoids , vitamins , cumarins , terpenoids , carotenoids , lignin , saponin polyphenolic (Bukhari *et al.*, 2008) . ويمكن ربط النشاط المضاد للأكسدة بمكونات الموجود في مستخلص بذور الحلبة وأن هذه المركبات توفر حماية من تليف الكبد الناتج من الكحول (Singh *et al.*, 2013) . وبما أن الحلبة تمتلك المركبات الفينولية والنشاط المضاد للأكسدة فإذاً لها القدرة على التصدي لهذه الحالات وربما تكون مرشحاً جيداً للأعشاب الطبية وتسعمل على نطاق واسع في مجال التجميل كصناعة أقنعة الوجه (Bahmani *et al.*, 2015) وعلاج حب الشباب (Pietrzak, 2011) . وأشار التحليل микروبولوجي إلى أن زيت الحلبة لديه نشاط مضاد للميكروبيات لاسيما Escherichia وتم العثور على أعلى تثبيط من زيت الحلبة ضد الفطر (Sulieman *et al.*, 2008) Aspergillus niger Diosgenin يوجد بوفرة في نبات الحلبة التي تستعمل على نطاق واسع في صناعة المستحضرات الصيدلانية (Singh *et al.*, 2013) . لقد ثبت ان نبات الحلبة علاج ممتاز لخفض مستوى الكوليستيرون من الجسم ، كما انه يساعد في خفض مستويات الكلوكوز في الدم بسبب احتوائها على حامض النيكوتينيك و الكيومارين و الفينوكريكين

(عبد الروف, 2009). ويساعد على الهضم فهو ينقي الدم ويساعد في طرد السموم الضارة مما يجعل الجهاز الهضمي منتعشاً ونظيفاً ، بذور الحلبة مفيدة في تحسين قوة الذاكرة ، وتعد مصدرًا عالياً للبروتين مفيدة جداً في تساقط الشعر لذلك هي تساعد في علاج الصلع وسقوط الشعر إذ تحتوي على Lecithine التي تعد ضرورية لنمو وترطيب الشعر ويحافظ على قشرة الرأس ، ثبت أيضاً ان بذور الحلبة منتج تجميل ممتاز فهي تساعد على منع ظهور التجاعيد والرؤوس السوداء والبثور والجفاف والطفح الجلدي (kor et al., 2013).

2-1-5 المركبات الفعالة في بذور نبات الحلبة :

أن نسبة المركبات الفعالة تتراوح بين (7-12)% من مجموع الوزن الجاف للنبات ومن هذه النسبة تقسم المكونات الرئيسية للبذور على سترويدات صابونية ، قلويدات ، فلافونيدات ، صمغ ، الياف:

و yamogenin 2.2-0.1% أهم السترويدات الصابونية هي Steroidal saponins .1 tigogenin , gitogenin , sarsapogenin , yuccagenin diosgenin وتحتوي أيضاً على sapogenin peptide ester smilagenin ، وتحتوي البذور أيضاً على fenugreekine . (Anis and Aminuddin ,1985)

2.2 Alkaloids : trigonelline هو قلويد يصل تركيزه في نبات الحلبة الى 36 % وتشمل البذور قلويدات أخرى مثل carpaine gentanin .(Surmaghi ,2008)

3. Oils : بذور الحبة تحتوي على زيوت ثابتة وأحماض دهنية غير مشبعة (6-10%) الزيوت

تدوب بسهولة في الأثير والبنزين والكربونات وزيت الحبة له نشاط مضاد للميكروبات (Surmaghi

,2008)

4. Mucilage : توجد مركبات الصمغ في السويداء التي تنتج galactose و mannose بعد التحلل المائي .

(Mirzaei and Venkatesh ,2012) التحلل المائي . بذور الحبة لها خاصية الملين وهذا التأثير بسبب وجود الهلام

. Venkatesh ,2012)

5. Protein compounds : كمية البروتين في النبات عالية (22-25%) وهذا البروتين غني

بالأحماض الأمينية وهي lysine ، arginine ، tryptophan ، histidine وتحتوي على

threonine sulfur-containing amino acids ، valin ،methionine مستويات قليلة من

.(Mirzaei and Venkatesh ,2012) arginine ، gelicin وتحتوي على مستويات عالية من

6. Carbohydrates : كمية الكربوهيدرات في النبات 8% تحتوي بذور الحبة أيضًا على

.(Surmaghi ,2008) proteinase –inhibiting compounds

7. العناصر : مثل الحديد والفوسفات والكلاسيوم والفيتامينات مثل nicotinic acid ,B1 ,C ,A ,D

. (Surmaghi ,2008)

8. Aromatic ingredients of seeds : المكونات العطرية في البذور تتضمن

hexanol وبعض المركبات الأوكسيجينية مثل sesquiterpenes n-alkenes

. (Surmaghi ,2008)

9. Amino acids و Leucine : بذور الحلبة هي مصدر جيد للأحماض الأمينية الأساسية لاسيما .
 . (Savitha and Manohar ,2015) Lysine

10. Coumarins . lactone , ortho-dihydroxy ، الكومارين المتاح في هذا النبات هو ،
 ويسمى الكومارين في الحلبة باسم scopoletin . وتوجد مواد أخرى في بذور
 .(Varshney and Sharma ,1996) tannins ، carotenoid compounds الحلبة مثل

11. Glycosides : هي مواد عضوية مؤلفة من جزء سكري (Glycon) غالباً ما يكون سكر
 الكلوکوز مرتبطاً بوساطة أصرة كلايکوسيدية بجزء غير سكري (Aglycon) وهو الفعال طبياً ،
 تمتاز الكلايکوسيدات بأنها عديمة اللون وذات طعم مر وذات سمية خفيفة وتنذوب في الماء
 والكحول (Jain ,2000) وتعد الكلايکوسيدات جزءاً مهماً من المواد الفعالة في النباتات الطبية لا
 تقل كثيراً عن المواد القلويدية في فوائدها الطبية وتأثيراتها الفسيولوجية وتؤدي دوراً مهماً في حياة
 الإنسان وعلاج الكثير من الأمراض مثل Digitoxin الذي يستعمل كمقوى ومنبه للقلب وكلايکوسيد
 الروتين (Rutin) والسالسرين (Salcine) (محمود ,2008).

الكلايکوسيدات الفلافونية (Flavonoid Glycosides) توجد الفلافونات في النبات بصورة
 كلايکوسيدات إذ يتصل السكر مع جزء الهيدروكسيل على الحلقة A في هيكل الفلافون وتوجد هذه
 المركبات في النبات لاسيما في البذور ، وقد اشتق الاسم من اللون الأصفر إذ يطلق على اللون
 الأصفر باللاتينية Flavus (بدر ,2015) وتعد بذور الحلبة مصدراً غنياً بالمركبات الفلافونية النشطة
 بايولوجياً ويمكن استغلال بذور الحلبة كمكمل مهم في تصنيع الأغذية أو في صناعة المستحضرات
 العشبية (Benayad *et al.* ,2014).

الفلافونويد هي عائلة من المركبات polyphenolic التي تكونها النباتات وتنقسم على فئات anthocyanidins , flavanols , flavonoids , flavones , isoflavones فرعية تتضمن (Patel *et al.*, 2007) وأن هذه المركبات مضادة للأكسدة ومضادة لالتهابات ومضادة للسرطان kaempferol , quercetin , apigenin , luteolin , vitexin وأن الفلافونيدات النباتية تشمل (Mirzaei and Venkatesh , 2012)

ينتمي الأبجنين Apigenin إلى صنف flavone الذي هو جزء اللاسكري aglycon في العديد من الكلايكوسيدات (Gupta and Nair , 1999) ويعرف على أنه فلافون نباتي موجود بشكل وافر في الفواكه والخضروات الشائعة على أنه فلافونويد نشط حيوياً يمتلك خصائص مضادة لالتهابات ومضادة للأكسدة ومضاد للسرطان ، وأشارت الدراسات الوبائية إلى أن اتباع نظام غذائي غني بالفلافون يرتبط بانخفاض خطر الإصابة ببعض أنواع السرطان لاسيما سرطان الثدي والجهاز الهضمي والجلد والبروستات وبعض الأورام الخبيثة الدموية . وقد اقترح أن الأبجنين قد يكون وقاياً من الأمراض الأخرى التي تتأثر بالعملية التأكسدية مثل أمراض القلب والأوعية الدموية والعصبية (Shukla and Gupta , 2010)¹ صيغته الجزيئية $C_{15}H_{10}O_5$ وزنه الجزيئي 270.24 غ.مول⁻¹ وأظهرت الدراسات أيضاً أن الأبجنين يمنع انتشار سرطان الرئة وسرطان الجلد عن طريق تعطيل التفاعل للخلايا السرطانية مع البطانة (Piantelli *et al.*, 2006) ويعد مثبطاً قوياً لـ decarboxylase ornithine وهو الإنزيم الذي يؤدي دوراً رئيسياً في تعزيز الورم .(Wei *et al.* , 1990)

حوالى ما يقرب اربع عقود تم عزل vitexin-7-glucoside و C-glycosylflavones vitexin من بذور الحلبة مع اثنين من المركبات التي تم تحديدها مبدئياً arabinoside وهي أما orientin أو 6,8-di-C-, 8-C-glycoside وبعد ذلك وجدوا (Seshadri *et al.*, 1972) iso-orientin Trigonella apigenin 6,8-di-C-glucoside-monoacetate من في بذور glucoside apigenin-8-C-glucoside و apigenin 6-C-glucoside فضلاً عن corniculata L. بذور الحلبة (Seshadri *et al.*, 1973) في الوقت نفسه اشار wagner *et al.* (1973) وجود مركبات فعالة مثل apigenin 6-C-xyloside-8-C-glucoside (vicenin 1) و apigenin 8-C-glucoside (vicenin 2) في بذور نبات .

Kaempferol هو أحد مضادات الأكسدة polyphenol الموجود في الفواكه والخضروات وقد وصفت العديد من الدراسات الآثار المفيدة لـ Kaempferol في الحد من مخاطر الامراض المزمنة لاسيما السرطان إذ أظهرت الدراسات وجود علاقة عكسية بين تركيز Kaempferol والسرطان عن طريق زيادة دفاع الجسم المضاد للأكسدة ضد الجذور الحرة التي تعزز تطور السرطان ، وان لا Kaempferol تأثير وقائي إذ يحافظ على سلامة الخلايا الطبيعية (Chen and Chen, 2013) التركيب الكيميائي له $C_{15}H_{10}O_6$ وزنه الجزيئي 286.23 غم.مول⁻¹ وأن مركب Kaempferol يقلل من خطورة الوفاة بسبب أمراض القلب ووجد أن زيادة مستوى Kaempferol في النظام الغذائي يعالج داء السكري و يعالج سرطان المعدة والمثانة والبروستات وسرطان البنكرياس والدم وسرطان الرئة

والثدي و سرطان المبيض فضلاً عن دوره المضاد للجراثيم والفايروسات إذ أنها تعمل بالتزامن مع المضادات الحيوية (Calderon-Montano *et al.*, 2011).

2- حامض الهيومك :

الأسمدة العضوية لها أهمية كبيرة في تحسين انتاج النبات وذلك لدورها الفعال في الحفاظ على خصوبية التربة إذ تساعد في توفير ظروف بيئية ملائمة لنمو النبات مثل زيادة في تجمعات التربة وثباتيتها و تقليل كثافتها الظاهرية و أن الاستعمال الأمثل للأسمدة العضوية يؤدي الى ازدياد المواد العضوية للتربة ويعمل على زيادة نفاذية الهواء والماء في التربة والذين يعدان عاملين أساسيين لتطور الجذور أو تكوين المركبات المخلبية التي تنتج من تحلل المواد العضوية ويساعد تركيب التربة ، فضلاً عن ذلك أن تحرر ثاني أوكسيد الكاربون والأحماض العضوية يسبب انخفاضاً في pH التربة التي تؤثر في ذوبان المعادن وتجعل العناصر الغذائية أكثر جاهزية (Hassanpanah and Azimi, 2012).

أن وجود الأسمدة العضوية في التربة تعطي للتربة مقاومة ضد بعض أنواع الأمراض والحشرات التي تصيب الكثير من المحاصيل وكذلك أنها تزيد من انتاجية التربة وتحسين صفات التربة (Mottaghian *et al.*, 2008).

تتضمن المواد العضوية مخلفات النباتات والحيوانات وما تحتويه التربة من أحياe مجهرية وعند توفر الظروف الملائمة من حرارة وتهوية ورطوبة تتحلل في التربة بفعل أحياe التربة لتنتج المواد غير الدبالية وتشكل نسبتها (10-15%) ويشمل البروتينات والكاربوهيدرات والدهون والأحماض الامينية والأحماض العضوية والصبغات ، أما المواد الدبالية تشكل أكبر نسبة (85-90%) وتمثل النواتج التي

ت تكون بفعل عمليات التخلق الثانوي وتقسم حسب خواصها وزنها الجزيئي الى حامض الهيومك ويكون وزنه الجزيئي عالياً والذي يستخلص بال محلول القاعدي وحامض الفولفليك ويكون وزنه الجزيئي منخفضاً والذي يستخلص بال محليل الحامضية والقاعدية والهيومين الذي يكون غير قابل للاستخلاص من التربة .(Magdoff and Weil, 2004 ;Nardi *et al.*, 2009 ;Berbara and Garcia ,2014)

أن الميزة البنائية للأسمدة الدبالية يتضمن رقمًا تأكسدياً عالياً للمجاميع الفعالة $\text{CO}_2\text{H}_2\text{O}$ ، $\text{C}=\text{O}$ ، والذي يسمح لهذه المواد بالتفاعل مع أيونات العناصر وينتج من بعض هذه التفاعلات معدقات من المواد الدبالية والعناصر الغذائية التي تؤثر في نمو النبات (Schiavon *et al.*, 2010 ,2010 ;Berbara and Garcia ,2014)

أشار (Garica *et al.* 2008) الى أن المواد الدبالية المتحللة تؤثر في صفات التربة إذ سببت تحسناً في نسجة التربة والسعنة التبادلية الكاتيونية وكذلك تؤثر في التفاعلات الانزيمية و فعل الاحياء المجهرية التي انعكست بشكل ايجابي في نمو النبات . وأن الدور الاساسي للمواد الدبالية يأتي من نواتج تحللها في التربة ، وينتج من تحلل الأسمدة الدبالية تحرر الاحماس العضوية و CO_2 الذي بدوره يتحد مع الماء H_2O منتجاً حامض الكاربونيكي H_2CO_3 الذي يعمل على خفض درجة تفاعل التربة وبذلك يساعد في اذابة بعض المركبات وجعل العناصر اكثر جاهزية للنبات مثل البوتاسيوم والمغنيسيوم والفسفور والكلاسيوم وبعض العناصر الصغرى (Kang *et al.*, 2011).

حامض الهيومك وهو أحد المركبات الدبالية الناتجة من تحلل المادة العضوية (النعمي ، 1999) . و يعد النواتج النهائية للتحلل المايكروبي والانحلال الكيميائي للكائنات الميتة في التربة (Asli and Neumann ,2010)

التغيرات التي تطرأ على بنية الجذر والنمو الديناميكي مما يؤدي إلى زيادة في حجم الجذر وتفعّلات الشعيرات الجذرية ولا يقتصر على بنية الجذر بل ويمتد أيضاً إلى المسارات الكيميائية الرئيسة (Crimrin and Yilmaz 2005). وأوضح Canellas and Olivares (2014) أن مواد الهيومك توفر بسهولة في التربة وتؤثر في نمو النبات بصورة مباشرة وغير مباشرة ، تعود التأثيرات غير المباشرة في نمو النبات إلى تحسينها صفات التربة مثل التهوية ، سعة الاحتفاظ بالماء ، النفاذية ، نمو الاحياء ، فعالية الانزيمات ، معدنة المواد العضوية وجهازية ذوبانية العناصر الكبرى والصغرى . أما التأثيرات المباشرة لحامض الهيومك أنه يؤدي دوراً مماثلاً للهرمونات النباتية إذ يعمل على تنشيط نمو النبات ، لكن ميكانيكية التنشيط غير معروفة بشكل دقيق هناك عدة فرضيات منها أن الحامض يعمل على زيادة نفاذية الجدار الخلوي المهم في عملية نفاذ وامتصاص العناصر الغذائية والأوكسجين لاسيما في خلايا الجذر وأيضاً زيادة عملية التنفس والتمثيل الضوئي وامتصاص الفسفور مع توسيع الخلايا (Nardi et al. 2002) واتفق معه كل من (Taiz and Zeiger 2010) و (Zhang and Ervin 2004).

أنا التأثير المباشر لحامض الهيومك يشبه فعل الهرمونات وتحفيز الانزيمات إذ يشبه فعل الاوكسجين الذي يؤدي إلى استطالة الخلايا النباتية وزيادة في نموها . وان حامض الهيومك ينظم دورات عنصري الكاربون والناتيروجين ويؤثر في نمو النباتات والاحياء الدقيقة وله تأثير مباشر في أيض النباتات . (Nardi et al. 2009)

وذكر محمود وأخرون (1997) أن حامض الهيومك تقوم بتحسين نمو النبات من خلال زيادة امتصاص العناصر المغذية واستجابة النبات للهرمونات النباتية إذ يعمل على تثبيط نشاط انزيم IAA oxidase مما يزيد من نشاط هرمون اندول أسيتك أسد IAA ومن ثم تشجيع نمو الجذور ونمو

النبات . واتفق معه El-Bassiouny *et al.* (2014) من خلال دراسة أجروها على نبات القمح *Triticum durum* وجدوا أن إضافة حامض الهيومك عمل على زيادة محتوى الأندول أسيتك أسد IAA والفينولات وكذلك زيادة صبغة الكلوروفيل وارتفاع النبات وعدد الأوراق والـ N و P و K والاحماس الامينية .

يؤدي حامض الهيومك دوراً مهماً في الخصائص الفيزيائية والكيميائية للتربيه إذ يحسن تركيب التربة وزيادة محتواها من العناصر الغذائية وكذلك تزيد من خصوبة التربة من خلال تحسين خواص التربة بما في ذلك الخلب والتفاعل بين مكونات الطين المعدنية والعضوية والقابلية على حفظ الماء وكذلك السعة التبادلية للأيونات الموجبة وتوفير المغذيات التي تعد مهمة لجودة التربة مما يؤدي إلى نمو نباتي أفضل وتعزز صديقة للبيئة إذ لا تحتوي على مكونات سامة 1998 , Vermeer *et al.*

(Selim and Mosa , 2012) . وجد شلش وآخرون (2012) ان حامض الهيومك يؤثر في الدالة

الحامضية للتربيه pH ويزيد انتاج غاز CO_2 وايونات H^+ التي بدورها تزيد من درجة ذوبان صور الفسفور المعقدة وتشجع على عملية امتصاص العناصر الغذائية من قبل النبات . وأن إضافة حامض

الهيومك الى التربة يحد من فقدان النايتروجين على هيئة أمونيا (Abdul Reeza *et al.* , 2009)

وذكر (Piccolo and Spiteller 2003) يؤدي حامض الهيومك دوراً مهماً في تبادل غاز

الاوكسجين والكاربون بين التربة والغلاف الجوي وتحويل ونقل المواد الكيميائية السامة. أن إضافة

حامض الهيومك الى التربة حد بشكل كبير من آفات الجذر وزيادة مقاومة النبات للمسربات المرضية

.(Pascual *et al.* , 2002) كالبكتيريا والفطريات وبذلك تم استبدال المبيد الكيميائي بهذا المركب

فضلاً عن تأثير حامض الهيومك في المجاميع الجذرية فإنه يقلل من عملية النتح

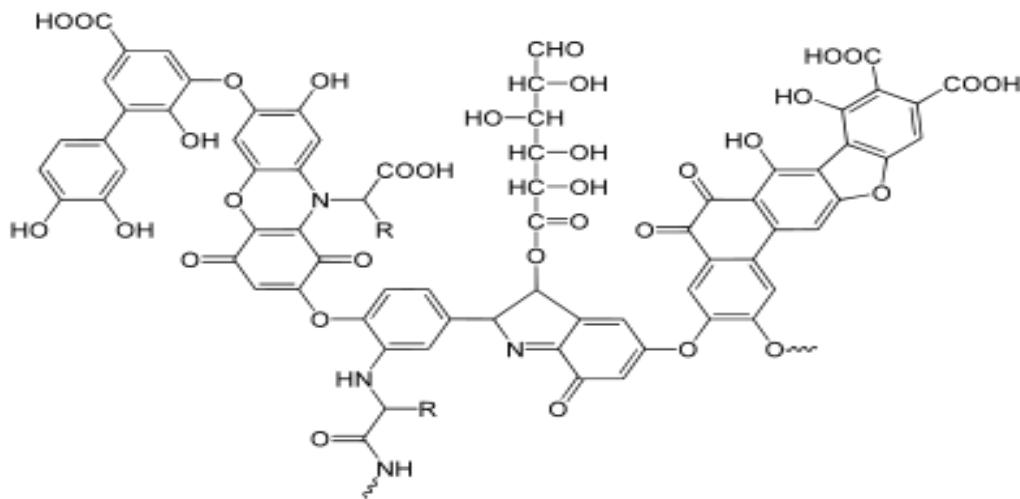
وتحمل النبات للاجهاد المائي ويختفي اضافته لنباتات النامية في ترب الملحية (Masciandaro *et al.*, 2002 ; Asli and Neumann, 2010).

في السنوات الاخيرة زاد استخدام الاسمدة العضوية بدلاً من استخدام الاسمدة الكيميائية إذ استعملت الاحماض الدبالية كمصدر للأسمدة الطبيعية منخفضة الكلفة إذ أعطت مستقبلاً واعداً لزيادة انتاج المحاصيل بضافتها للتربة او رشها على النباتات للتقليل من كمية الاسمدة المعدنية المضافة ويتم الحصول على حامض الهيومك من مستخلص نبات اليوكالبتوس (Harper *et al.*, 2000) . وبيان (Qian *et al.* 2013; Shaaban *et al.*, 2009) ان رش النبات بحامض الهيومك يعمل على زيادة نمو النبات وامتصاص العناصر ، وتزداد فعالية النظام الانزيمي وتطور النظام الجذري ويزداد انقسام الخلايا لكون الهيومك مصدراً مكملاً للفينول المتعدد في المراحل الاولى من نمو النبات .

وتعد التغذية الورقية من وسائل التسميد الحديثة التي ازداد استعمالها في الاونة الاخيرة لمقدرتها في علاج الكثير من اعراض نقص العناصر إذ أن بعض النباتات تحصل على احتياجاتها الغذائية بحوالى 85% عن طريق الاوراق والسيقان اما عن طريق الجذور فتحصل على 15% من احتياجاتها الغذائية (مطلوب واخرون ,1989). كما أن إضافة السماد رشاً على الاوراق يضمن الامتصاص السريع للعناصر من قبل النبات مقارنة بإضافة هذا السماد الى التربة، فضلاً عن فوائدها في تقليل فقدان الأسمدة نتيجة الغسل بسبب الري المستمر (Paparozzi and Tukey 1979) . ووجد Vafa *et al.* (2015) أن إضافة حامض الهيومك مع عناصر أخرى أفضل من إضافة الهيومك لوحدة .

2-2-1 البناء الكيميائي لحامض الهيومك :

يتربّك حامض الهيومك من أحماض أمينية وسكريات أمينية وبيتيدات ومركبات اليفافية ترتبط بمجاميع أرomatic (Mayhew, 2004). التركيب الكيميائي لحامض الهيومك $C_{75}H_{22}O_{17}N_2(COOH)_2(OH)_6(CO)_2$. ويمثل حامض الهيومك مجموعة مواد دبالية التي يتم استخلاصها بالمحاليل القلوية أو بالمذيبات الأخرى بشكل محلول داكن اللون أو حبيبات الذي يتكون من هيومات الصوديوم والبوتاسيوم والأمونيوم التي تترسب بالمحاليل الحامضية بشكل راسب غير متبلور هلامي وتكون أحماض الهيومك من العناصر (الكاربون C 50- 62% ، أوكسجين O₂ 31- 40% ، هيدروجين H 6- 2.8% ، نتروجين N 6- 2%) وان سبب تفاوت العناصر في تركيب حامض الهيومك يعود الى كون تلك الاحماض لاتمثل صيغة محددة من الناحية الكيميائية كما أنها ليست ذات تركيب بنائي محدد وثبتت بل هي مجموعة من المركبات ذات اوزان جزيئية كبيرة (سلط ومصلح ، 2012). كما موضح بالشكل (1)



شكل (1) يوضح البناء الكيميائي لحامض الهيومك (سلط ومصلح، 2012).

تأثير حامض الهيومك في النبات يعتمد على تركيز السماد العضوي ومصدره والوزن الجزيئي للهيومك ، إذ أن الاوزران الجزيئية الواطئة تصل بسهولة الى الغشاء الخلوي لخلايا النباتات وتنفذ الى داخل الخلية ، أما الاوزران الجزيئية العالية فتفاصل مع جدار الخلية ولا ينفذ الى داخل الخلية (الجبوري ، 2012).

2-2-2 تأثير حامض الهيومك في النمو الخضري :

أشارت العديد من الدراسات أن حامض الهيومك يؤثر في صفات النمو الخضري للنباتات التي تعامل به . وفي دراسة أجراها حسين ورمضان (2016) حول تأثير حامض الهيومك بتراكيز (0, 1, 2 ملغم.لتر⁻¹ على نبات الخردل *Brassica alba* L. أدى الى زيادة معنوية في عدد الافرع و المحتوى الكلوروفيلي للنبات لا سيما عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ . وقد أجرى عبد الرحمن (2015) دراسة على نبات الحبة السوداء *Nigella sativa* L. اذ رشت بحامض الهيومك بتراكيزين (0 ، 1.5) مل.لتر⁻¹ وأضافة الحامض الى التربة بتراكيز 1.5 مل.لتر⁻¹ فقد أعطت تفوقاً معنواً في الوزن الجاف وارتفاع النبات ومحظى الكلوروفيل الكلي والوزن الجاف للجذر لا سيما عند التركيز 1.5 مل.لتر⁻¹ . وجد صفانه (2013) أن إضافة حامض الهيومك بتراكيز (0 ، 2، 3، 4) ملغم.لتر⁻¹ الى نبات الداليا *Dahli hyprida* نتج عنه زيادة معنوية في ارتفاع النبات وعدد الاوراق والمساحة الورقية وعدد الافرع الخضرية . لاحظ مجول وأخرون (2015) أن رش البطاطا *Solanum tuberosum* L. بتراكيز متزايدة من حامض الهيومك (0 ، 1.5 ، 3) ملغم.لتر⁻¹ أدى الى زيادة معنوية في تركيز النتروجين والفسفور والبوتاسيوم في المجموع الخضري لا سيما عند التركيز 3 ملغم.لتر⁻¹ . بين الزرفي (2012) في دراسته عن تأثير رش الهيومك السائل بتراكيز (0 ، 0.7 ، 1.5) ملغم.لتر⁻¹ و Izomen في نمو نبات الصبار الامريكي *Agave Americana* أدى الى حصول زيادة معنوية في ارتفاع النبات وعدد

الاوراق وعرض وسمك الورقة والوزن الجاف للمجموع الخضري ومحتوى الكلوروفيل في الاوراق والكاربوهدرات . وأشار Sani (2014) من خلال دراسته على نبات اللفت *Canola* أن الرش الورقي بحامض الهيومك بتراكيز (0 ، 0.5 ، 1.5 ، 2) ملغم.لتر⁻¹ اثر بشكل كبير في ارتفاع النبات لاسيما عند الرش بتراكيز 2 ملغم.لتر⁻¹ . وفي دراسة أجراها المشهداني (2013) على شتلات السدر صنف التقاهي باستعمال حامض الهيومك بتراكيز (0.75 ، 1.5) ملغم.لتر⁻¹ اعطى تفوقاً معنوياً في ارتفاع النبات وقطر الساق والمساحة الورقية ومحتوى الكلوروفيل والوزن الجاف وكذلك اثر في العناصر (النتروجين ، الفسفور ، البوتاسيوم ، الزنك والمنغنيز) لاسيما عند التراكيز 1.5 ملغم.لتر⁻¹ . ووجد كل من Eshghi and Garazhian (2015) أن معاملة نبات الفراولة *Fragaria ananassa* بحامض الهيومك وبتراكيز (300 ، 600 ، 900 ، 1200) ملغم.لتر⁻¹ أعطت تفوقاً معنوياً في الوزن الرطب للمجموعين الخضري والجزي والوزن الجاف للمجموعين الخضري والجزي ومساحة الورقة لا سيما عند التراكيز 900 ملغم.لتر⁻¹ . بينت المشهداني (2017) أن رش حامض الهيومك بتراكيز (0 ، 0.5 ، 1 ، 1.5) ملغم.لتر⁻¹ على نبات القرع *Cucurbita pepo L.* أدى الى زيادة معنوية في ارتفاع النبات والوزن الجاف ومحتوى النتروجين والفسفور والبوتاسيوم في الاجزاء الخضرية عند مستوى رش 1.5 ملغم.لتر⁻¹ . ذكر Chang *et al.* (2012) أن تأثير حامض الهيومك وبتراكيز 500 ملغم.لتر⁻¹ في نبات الزنبق *Lilium sp.* ادى الى حدوث زيادة معنوية في محتوى الاوراق من الكلوروفيل والفسفور والنتروجين . لاحظ El-Masry *et al.* (2014) ان معاملة نبات القرع *Cucurbita pepo L.* ان معاملة نبات القرع *Cucurbita pepo L.* ادى الى تفوق معنوي في معدلات النمو الخضري بحامض الهيومك (0.5 ، 1 ، 1.5) غم.لتر⁻¹ ادى الى تفوق معنوي في معدلات النمو الخضري وصفات النبات مثل طول الساق وعدد الاوراق والوزن الجاف ومساحة الاوراق وتركيز النياتروجين

والفسفور والبوتاسيوم . أشارت ربيعة (2017) الى ان الرش نبات الجيربيرا *Gerbera* بثلاثة تراكيز من حامض الهيومك (5 ، 7.5 ، 10) ملغم.لتر⁻¹ أدى الى زيادة معنوية في عدد الاوراق ومساحة الورقة ومحتوى الكلوروفيل الكلي والوزن الطري والجاف للنبات الكامل ومحتوى الاوراق من العناصر النتروجين والفسفور والبوتاسيوم والكلاسيوم ولاسيما عند التركيز 10 ملغم.لتر⁻¹ . ذكر (Esrinü et al. (2015) ان اضافة حامض الهيومك بتراكيز (40 ، 80 ، 120) ملغم.كغم⁻¹ لنبات مجاعة فاليريان *Impatiens walleriana L.* إذ أدىت الاضافة لاسيما عند التركيز 120 ملغم.كغم⁻¹ الى زيادة معنوية في ارتفاع النبات وعدد الافرع وقطر الساق وعدد الاوراق والوزن الرطب والجاف للاوراق . وفي دراسة أجراها (Ali et al. (2015) على نبات التوليب *Tulipa gesneriana* بأسعمال حامض الهيومك بتراكيز (0.75 ، 1 ، 1.25) ملغم.لتر⁻¹ أدى الى زيادة معنوية في محتوى الاوراق من الكلوروفيل وارتفاع النبات وقطر الساق ومساحة الورقة. بين القاضي وأخرون (2018) تأثير التسميد العضوي بالهيومك بتراكيز (0 ، 50 ، 100) ملغم.لتر⁻¹ في شتلات الزيتون صنف بعشيقى أظهر زيادة معنوية في صفات النمو الخضري والجذري (الوزن الجاف للمجموع الخضري والجذري وطول الساق وقطره والمساحة الورقية وعدد التفرعات وطول الجذر والكلوروفيل في الاوراق) . وجد عبد أمين وعباس (2017) أن رش نبات المعدنوس *Petroselinum crispum Var. vulgare* بالسماد الدبالي (Super humic) Humus بثلاثة تراكيز (0 ، 3 ، 6) ملغم.لتر⁻¹ أعطت تفوقاً معنوياً في عدد الاوراق ومحتوى الاوراق من الكلوروفيل عند التركيز 3 ملغم.لتر⁻¹ بينما ادت الاضافة عند التركيز 6 ملغم.لتر⁻¹ الى زيادة معنوية في محتوى الاوراق من المغنيسيوم .

2-2-3 تأثير حامض الهيومك في الحاصل والمكونات الفعالة:

ذكرت العديد من الدراسات تأثير حامض الهيومك في الحاصل والمركبات الفعالة للنباتات. اذ

بين كل من حسين ورمضان (2016) ان اضافة حامض الهيومك بثلاثة تركيز (0، 1، 2) ملغم.لتر⁻¹

نبات الخردل *Brassica alba* L. ادى الى زيادة معنوية في عدد العلب وعدد البذور وزن 500

حبة وحاصل النبات لاسيما عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹. وفي دراسة اجرتها القيسى والمحمدي (2016)

لاحظاً أن معاملة نبات الداقورة *Datura stramonium* L. بأربعة مستويات من حامض الهيومك

(0، 1، 2، 3) كغم.دونم⁻¹ أعطى تفوقاً معنوياً في صفات الحاصل ومكوناته كعدد الثمار و وزن

1000 بذرة وحاصل البذور لاسيما عند المستوى 3 كغم.دونم⁻¹. أشار عبد الامين (2010) أن معاملة

نبات الريحان *Ocimum basilicum* بالسماد العضوي الهيومك بالتركيز (0، 2، 4، 6) ملغم.لتر⁻¹

أحدث زيادة معنوية في حاصل الزيت لوحدة المساحة والسبة المئوية للزيت والوزن النوعي له وكثافته

لاسيما عند التركيز 6 ملغم.لتر⁻¹. وأشار كل من سلمان وساجت (2013) الى ان معاملة صنفين من

نبات الشبنت *Anethole sativum* L. بثلاثة تركيز من السماد الدبالي السائل Humic aljohara

(0، 3، 6) ملغم.لتر⁻¹ أدى الى زيادة معنوية في حاصل الزيت الطيار وصفات الزيت الطيار لاسيما

عند التركيز 6 ملغم.لتر⁻¹. وجد زهوان (2015) أن اضافة حامض الهيومك بأربعة مستويات

(0، 4، 6، 8) كغم.هكتار⁻¹ الى نبات البصل *Allium cepa* L. أدى الى زيادة معنوية في تركيز

مادتي Quercetin و Kaempferol لاسيما عند المستوى 8 كغم.هكتار⁻¹.

وفي دراسة اجرتها الكروي والراوي (2016) أن اضافة حامض الهيومك بتركيز (0، 2.5، 5) ملغم.لتر⁻¹

الى نبات الشليك *Fragaria ananassa* أدى الى زيادة معنوية في عدد الثمار عند

التركيز 5ملغم.لتر⁻¹ بينما كانت الزيادة معنوية في وزن الشمار وكمية الحاصل للنبات الواحد عند التركيز 2.5 ملغم.لتر⁻¹. ووجد الحسناوي (2011) أن معاملة ثلاثة أصناف من البطاطا (100، 75، 50، 0) بتركيز (LIQ humus *solanum tuberosum* L.) بسماد العضوي السائل أدى إلى زيادة معنوية في حاصل النبات الواحد والحاصل الكلي ومحتوى الدرنات من فيتامين C لاسيما عند التركيز 100 ملغم.لتر⁻¹. وقد اجريت دراسة من قبل الدوغجي والجابري (2015) على نبات الخلة البلدي *Ammi visnaga* L. Lam. استعمل فيها ثلاثة تركيز من الهيومس السائل (0، 0.7، 1) ملغم.لتر⁻¹ إذ أدت الإضافة إلى زيادة معنوية في حاصل البذور الكلي وزن 1000 بذرة وانتاجية الهكتار من البذور والنسبة المئوية للزيت الثابت وحاصل الزيت الثابت لاسيما عند التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹. بين عبد الرحمن (2015) في دراسة اجرتها على نبات الحبة السوداء ان رش حامض الهيومك بتركيزين (0، 1.5) ملغم.لتر⁻¹ وكذلك اضافة حامض الهيوميك إلى التربة بتركيز 1.5 ملغم.لتر⁻¹ أدى إلى زيادة معنوية في حاصل البذور والنسبة المئوية للزيت الطيار والثابت . ودرس Yousif (2011) تأثير رش ثلاثة تركيز من حامض الهيومك (0، 0.8، 1.6) غم.لتر⁻¹ أو عن طريق التربة أدت إلى زيادة معنوية في عدد الشمار وصفات الحاصل ومعدل وزن الثمرة الكلي . ذكر الموسوي (2015) ان اضافة حامض الهيومك وبتركيز (0، 1، 2، 3) ملغم.لتر⁻¹ إلى نبات الفلفل المزروع في البيوت الزجاجية أدى إلى زيادة معنوية في الحاصل المبكر وانتاجية البيت البلاستيكي ونسبة فيتامين C والنترات لاسيما عند التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ . ذكر حسن وأرزيك (2017) تأثير حامض الهيومك بالمستويات (0، 20، 40) كغم.هكتار⁻¹ على

نبات الذرة الصفراء أعطى تفوقاً معنوياً في وزن الحبوب للنبات الواحد وحاصل الحبوب الكلي للنبات لا سيما عند المستوى 40 كغم.هكتار⁻¹.

2-3 البراسينوسترويدات :

البراسينوسترويدات BRs هي مجموعة جديدة من الهرمونات النباتية الطبيعية التي تعزز نمو النبات بشكل كبير (Vardhini *et al.*, 2011, Bajguz 2016). ذكر أن البراسينوسترويدات هي مجموعة هرمونات طبيعية متعددة الهيدروكسيد تحدث بشكل طبيعي التي تنظم نمو النبات من خلال انتاج مجموعة من التغيرات الفسيولوجية وقد تم اكتشافها في جميع الأعضاء النباتية (حبوب اللقاح ، والمتك ، البذور، الاوراق ،السيقان ،الجذور ،الاعشاب) وقد أظهرت العديد من البحوث أن البراسينوسترويدات لديها تأثيرات فسيولوجية ومورفولوجية في النبات بما في ذلك استطاله الساق وثني الاوراق ويعمل على تخليق الألثين وتفعيل مضخة البروتونات وتصنيع الحامض النووي والبروتينات وتنظيم امتصاص الكاربوهدرات وتحفيز التمثيل الضوئي .اكتشف Crove عام 1979 وجود هرمونات ستيرودية في نبات الفت الاجنبي (*Brassica napus L.*) العائد للعائلة الصليبية Brassicaceae اذ تم عزلها من حبوب اللقاح وقد اشتقت اسم البراسينوسترويدات من اسم اللاتيني Pereira-Netto , 2012 ; Anjum *et al.* , 2012) . وان هذه الهرمونات ذات للعائلة الصليبية (تأثير فعال في التراكيز القليلة جداً وقد اكتشف حديثاً أن تأثيرها مشابه للهرمونات الستيرودية الحيوانية إذ أن تناول نبات الجرجير *Eruca sativa* من العائلة الصليبية لها تأثير في زيادة الهرمونات الذكرية وزن زيادة الفعالية (Hussein , 2013 ;Premalatha *et al.* , 2012) .

وقد استنتاج (Brosa *et al.*, 1996) أن نشاط البراسينوسترويدات يعتمد على الوضع المكاني لذرات الاوكسجين . وتوّدِي منظمات النمو دوراً ايجابياً في مختلف النباتات لدورها في تحسين انتاجية العديد من نباتات المحاصيل مثل الخضار والفاكهه ونباتات البذور الزيتية ; (Vriet *et al.*, 2012, 2010) . ويشارك في عمليات التعبير الجيني والنسخ والترجمة في النباتات الطبيعية والمجهدة (Zhang *et al.*, 2008). وأن الدراسات الفسيولوجية والجينية كشفت عن وظائف البراسينوسترويدات في تنظيم مجموعة واسعة من العمليات بما في ذلك انبات البذور والتمثيل الضوئي وتحفيز الازهار والتشكيل الظاهري الضوئي photomorphogenesis والاستجابة والردود على مختلف الاجهادات الاحيائية وغير الاحيائية (Vardhini ,2013).

وتعمل البراسينوسترويدات بمثابة مضادات للأكسدة أو مرسل ثانوي لتحفيز الأنظمة المضادة للأكسدة في النباتات المجهدة مما يمكن من تنشيط Reactive Oxygen Species (ROS) في النباتات التي تقع تحت الاجهاد ، وتعمل أيضاً على تحفيز نشاط الانزيمات المضادة للأكسدة مثل Glutathione Reductase (GA) , Ascorbate peroxidase (APX) , Catalase (CAT) كما انها تؤثر في زيادة المواد غير الانزيمية المضادة للأكسدة مثل حامض الأسكوربيك والكاروتينات والجلوتاثيون في النباتات التي تقع تحت ظروف الاجهاد المختلفة ; (Bartwal *et al.*, 2013, 2006 ; Mazorra *et al.*, 2002)

تنظم البراسينوسترويدات العمليات الفسيولوجية وعمليات التطور مثل النمو وأنبات البذور وتكوين الجذور والشيخوخة (Deng *et al.*, 2007). وأظهرت الدراسات الاخيرة أن البراسينوسترويدات لا تشارك فقط في استطالة الخلايا الجذرية ولكنها تشارك ايضاً في عدد من جوانب تطوير الجذور مثل

الحفاظ على حجم المرستيم وتكوين الشعيرات الجذرية والبدء في تكوين الجذور الثانوية والتشجيع على التعايش مع الا Mycorrhiza وتكوين العقد الجذرية في النباتات البقولية (Wei and Li, 2016). وأشارت التحاليل الفسيولوجية الى أن التراكيز المنخفضة من البراسينوسترويدات يمكن أن تعزز نمو الجذور في حين أن التراكيز العالية منه يمكن ان يبطئ نمو الجذور (Müssig *et al.*, 2003).

ذكر (Krishna 2003) أن البراسينوسترويدات تمثل دوراً مهماً للغاية في الحد من الاجهادات الحيوية واللاح gioye في النبات . وهي المسؤولة عن زيادة التحمل ضد المعادن الثقيلة ، درجة الحرارة والاجهاد المائي (Fariduddin *et al.* 2010, Zeng *et al.* 2014). وأكد ذلك (Sasse *et al.* 1995) أن البراسينوسترويدات لا تعزز النمو فقط بل تحت التحمل في النباتات ضد الملوحة. أن إضافة البراسينوسترويدات الى نبات البروم يحفز في بناء هرمون (heat shock polypeptide protein) والذي يعمل على تحمل النبات درجات الحرارة العالية (Sasse *et al.* 1995).

وأشار (Bartwal *et al.* 2013) أن مستقبل البراسينوسترويدات يوجد على الغشاء البلازمي وينقل الاشارات خارج الخلية ويدعى هذا المستقبل (BRI1) . ويرتبط البراسينوسترويدات ببروتينات الغشاء ويزيل أنواع الاوكسجين الفعالة التي تولدها سمية المعادن الثقيلة مما يقلل من تدمير الغشاء الذي يسببه Active Oxygen Species (AOS) وبعد الارتباط بالبروتينات الغشائية تعمل البراسينوسترويدات بتحفيز التمثيل الغذائي ومن ثم أزالة التأثيرات السامة للأجهادات المعادن الثقيلة في النبات (Cao *et al.* 2005, Pallardy 2008). وبين (Cao *et al.* 2005) أن البراسينوسترويدات تتدخل مع الهرمونات النباتية الداخلية مثل الاوكسجينات بقوة لتنظيم النمو في النبات وتطوره ويكون التداخل تعاونياً وان أضافتها الى النبات لوحدها او مع الاوكسجينات فأنها تعمل على تحفيز تصنيع الاثلين .

تتوارد البراسينوسترويدات في عدد من العوائل النباتية وفي بعض أنواع الطحالب بتركيز قليل جداً وتكون أما حرة في نسيج النبات أو مرتبطة مع السكريات والاحماض الدهنية ينتشر وجود البراسينوسترويد في أغلب أجزاء النبات الحاوية عليه إلا ان التركيز الاعظم يكون في الاجزاء التكاثرية وله القابلية على الانتقال الخلوي (Vlasankova *et al.*, 2009). ويمكن تقسيم البراسينوسترويدات على شكل C27 او C28 او C29 وفقاً لعدد ذرات الكربون في هيكلها NB (Vardhini, 2013). أن المركبات التي تحتوي على 27 ذرة كربون يشار إليها بالحروف المشتقة من Norbrassinolide والمركبات التي تحتوي على 28 ذرة كربون يشار إليها بالحرف B المشتق من Brassinolide أما المركبات التي تحتوي على 29 ذرة كربون فيشار إليها بالحروف HB المشتقة من Homobrassinolide (Hayat and Ahmed, 2010) و 28-Homobrassinolid (Vardhini *et al.* (2006) وأشار (24-EpiBr) و (24-epibrassinolide) هي ثلاثة براسينوسترويدات نشطة بايولوجياً تستعمل في نطاق واسع في معظم الدراسات الفسيولوجية والتجريبية .

أن البراسينوليد Bl هو هرمون طبيعي واسع الانتشار في النباتات وله فعالية بايولوجية عالية في التراكيز الواطئة وتكون فعاليته أقوى بكثير من IAA عند اختبار انحناء الرويشة في نبات الرز (Chon *et al.*, 2008) . وهو الشكل الأكثر نشاطاً من المنشطات النباتية الذي يحفز النمو (Jones and Roddick, 1998) . ويعد البراسينوليد من أهم مشتقات البراسينوسترويدات إذ يتكون اسمه من مقطعين الاول Brassin نسبة الى براسنوتريود والثاني Olide نسبة الى حلقة اللاكتون ذات الرابطة الاستيرية الفعالة في تركيبه الذي يكسبه صفة مضادة للاكسدة وللأمراض السرطانية ويطلق

عليه Mandava (1988) . ووجد (Hayat and Ahmed ,2011) أن البراسينولайд يشابه هرمونات الستيرودية الحيوانية وقد استغرق تحديد البراسينولайд عشر سنوات من العمل المتقاني من جانب الباحثين في وزارة الزراعة الأمريكية بتكلفة تزيد عن مليون دولار أمريكي . عند دراسة براسينولайд وراثياً في نبات رشاد أذان الفأر *Arabidopsis* في منتصف التسعينيات أثبت انها هرمونات نباتية حقيقة وذلك كونها تشارك مع الهرمونات النباتية الأخرى في تنظيم العديد من اوجه تطور النبات بما في ذلك نمو الفروع ونمو الجذور وتكشف الاوعية والخصوصية وانبات البذور . (Taiz and Zieger ,2010)

تم استعمال البراسينولайд في اختبارات بايولوجية مختلفة فضلاً عن اطالة الخلايا وتقسيم الخلايا وانحناء الاوراق فيؤثر البراسينولайд في نفاذية الاغشية (Romani *et al.*, 1983) وتعزيز التمايز الوعائي (Iwasaki and Shibaoka ,1991) ويعلم على استطاله الساق وله استجابة تأزرية مع الاوكسجينات بالإضافة مع الجبرلين (Yopp *et al.*, 1981) واعادة تكوين انبوب اللقاح والتکاثر وتشجيع تثبيت النتروجين وتحفيز امتصاص العناصر (Mayumi and Shibaoka ,1995) وزيادة انتقال المواد المصنعة الى أماكن تجميع مختلفة وتحسين نوعية البذور (Verma *et al.*, 2009) وأظهرت العديد من الدراسات الاثار الوقائية للبراسينولайд ضد الاجهاد الملحي في العديد من المحاصيل (Zhou *et al.*, 2013) فضلاً عن الاليات التي يقوم بها البراسينولайд التي تشمل تطوير الجذور وتطوير وتكوين انبوب اللقاح واستطاله الساق والتخليق الحيوي للسليلوز وتأثيره في انشطة انزيمات معينة مثل IAA oxidase وProtease وribonuclease إذ ادت المعاملة بهرمون البراسينولайд الى

خفض IAA oxidase وانشطة ribonuclease Protease مما يوحي ان وظائف البراسينوليد هي بعد من مجرد تعزيز استطالة الخلايا . (Vardhini , Yang *et al.*, 2011 , 2012)

تصبح النباتات أقزاماً ان لم تكن قادرة على تكوين المركب البراسينوليدي الخاص بها واذا كانت متوفرة بصورة اكبر في النباتات فان معدل النمو سيكون أعلى ، ويوفر البراسينوليد فرصة للنمو بشكل اسرع لانه يزيد من معدل التمثيل الضوئي ويؤثر في غيابه على نمو النبات وتطوره (Clouse and Sasses , 1998)

ونذكر كل من (Taiz and Zieger (2010) على أساس تحليل أشعة X للهيكل البلوري والدراسات الطيفية تم تحديد التركيب الكيميائي للبراسينوليد إذ ظهر المركب بأنه سترويد يحتوي على عدد من مجموعة الهيدروكسيل Polyhydroxylated steroid يشبه هرمونات الستيرودية الحيوانية .

(22R,23R,24S)-2 α ,3 α ,22,23,23-tetrahydroxy-24-methyl- β -homo-7-oxa-
. (Grove *et al.*, 1979) هو التركيب الكيميائي لهرمون البراسينوليد 5 α -cholestane-6-one. شكل (2) يوضح البناء الكيميائي لهرمون البراسينوليد .



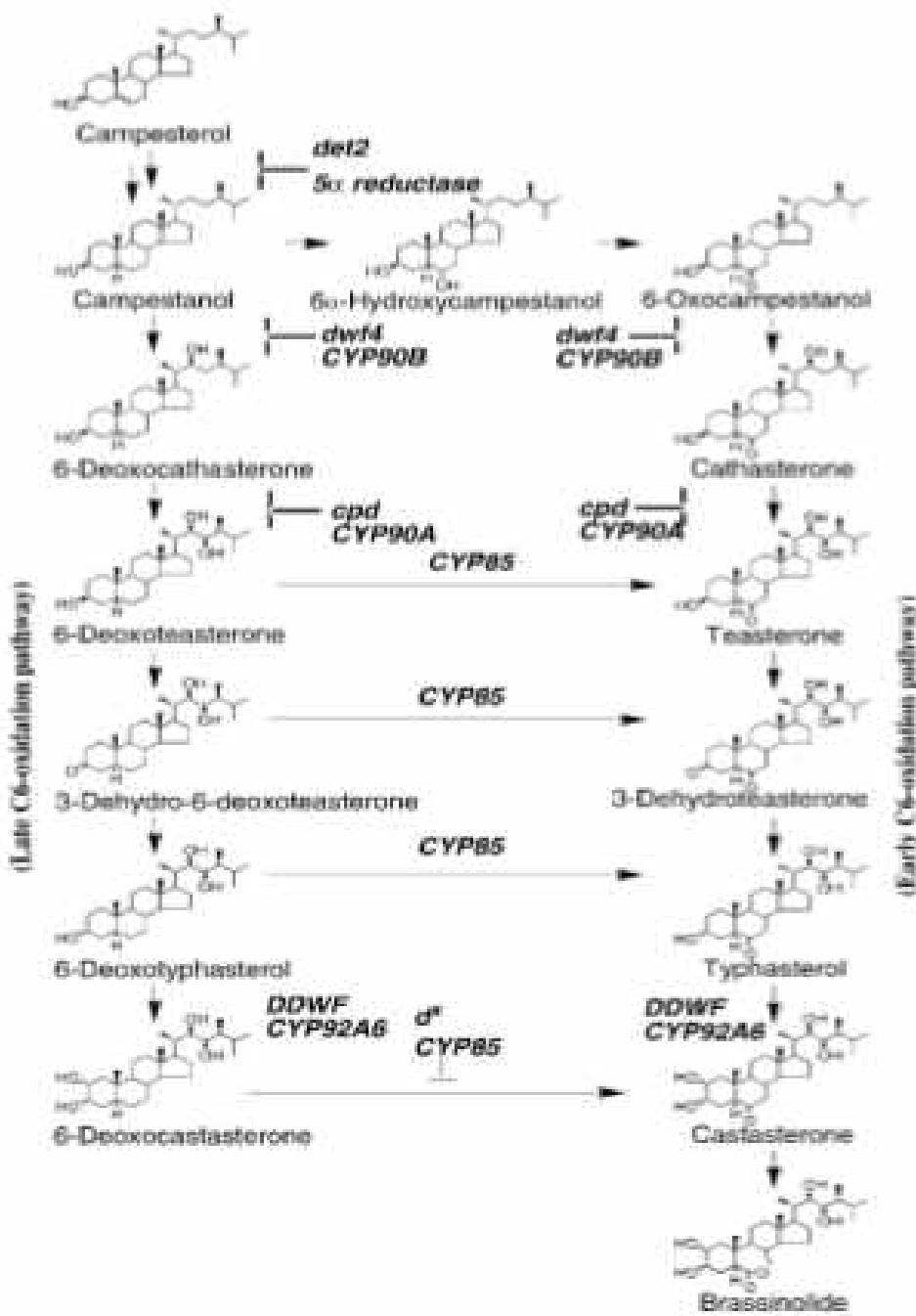
شكل (2) يوضح البناء الكيميائي لهرمون البراسيينوليد (Grove *et al.*, 1979 ,)

2-3-2 مسار التصنيع الحيوي للبراسيينوليد في النبات :

البراسيينوسترويد هو مركب Campesterol يوجد داخل الاغشية الخلوية النباتية وبتراكيز واطئة الذي يتم تحويله بعد عدد من العمليات الايضية وعمليات نزع للهيدروجين وبوجود الجين (DET2) الى مركب Campestanol يمر هذا بمرحلة أكسدة الاولى يطلق عليها Deetiolated2 مبكرة الذي يتحول فيه المركب الى Hydroxyl campestanol ثم الى Oxocampestanol تتأكسد ذرة الكاربون السادسة لهذا المركب وبوجود الجين Dwarf4 يتحول الى Cathasterone وبواسطة بروموتر خاص يطلق عليه CPD يشفر المركب الى Teasterone ثم يمر هذا المركب بعملية نزع الهيدروجين ليحول الى Typhasterol وبعدها الى Castasterone ثم الى براسيينوليد أما المرحلة المتأخرة فيتحول مركب Campestanol مباشرةً الى Deoxo cathasterone وبوجود الجين DWF4 ثم يتحول الى Deoxo teasterone ثم يتمثل ليتحول الى صيغة كحولية من مركب Castasterone بعدها Deoxo castasterone ثم Deoxo typhasterol ينتج مركب

البراسيونوليد الذي يعد أكثر نشاطاً من بين 50 نوعاً من البراسيونوسترويدات . (Liao et al., 2014)

كما موضح في الشكل (3) (Bishop, 2007; Fujioka and yokota, 2003)



شكل (3) يوضح مسار التصنيع الحيوي للبراسيونوليد في النبات (Kang et al., 2001)

2-3-2 تأثير هرمون البراسيينولايد في النمو الخضري :

أشارت الدراسات الى تأثير هرمون البراسيينولايد في صفات النمو الخضري التي تعامل به . في دراسة أجراها Swamy *et al.* (2014) أن معالمة نبات الحلبة *Trigonella foenum-* مع الرصاص إذ أدى الهرمون الى تخفيف من سمية الرصاص في نبات الحلبة وكذلك أدى الى زيادة الكلوروفيل في النبات . وجد L. *Homobrassinolide graecum* بهرمون 28-*Homobrassinolide* بتركيز (2، 0.5، 1، 0.1 ملمول.لتر⁻¹) ان رش هرمون البراسيينولايد وبتركيز (Latha and Vardhini 2016) على نبات الخردل *Sinapis arvensis* L. المزروع في تربة ملحية وجافة أعطى تفوقاً معنوياً في صفات النمو الخضري . ذكر سعيد وأمين (2012) ان رش نباتات حلق السبع *Antirrhinum majus* بهرمون البراسيينولايد بتراكيز (0.025، 0.05، 0.1 ملغم.لتر⁻¹) أدى الى زيادة معنوية في عدد الاوراق وعدد الافرع والمساحة الورقية ومحتوى الكلوروفيل والوزن الجاف للمجموع الخضري لاسيما عند التركيز 0.05 ملغم.لتر⁻¹ .

ذكر الجبوري (2017) أن رش نبات الشبت *Anethole sativum* L. بالبراسيينولايد بتراكيز مختلفة (0 ، 0.5 ، 1 ، 2 ، 3) ملغم.لتر⁻¹ أدى الى زيادة معنوية في اغلب صفات النمو الخضري لاسيما عند تركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ بينما اعطى التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ زيادة معنوية في ارتفاع النبات ونسبة الكاربوهيدرات للمجموع الخضري وتركيز الفسفور . وفي دراسة أجراها Meena *et al.* (2014) أن اضافة هرمون البراسيينولايد على نبات الكزبرة *Coriandrum sativum* L. إذ ادت الاضافة بتراكيز 1 ملغم.لتر⁻¹ الى زيادة في المادة الجافة وارتفاع النبات والكلوروفيل . أن اضافة Homobrassinolide على نبات القمح *Triticum aestivum* L. أدى الى زيادة في محتوى

الكلوروفيل وزيادة مساحة الورقة عند التركيز $0.01 \text{ ملغم.لتر}^{-1}$ (Sairam, 1994). بين شمخي (2015) تأثير هرمون البراسيونوليد بأربع تركيز (0، 1، 3، 5،) ملغم.لتر^{-1} مع السماد الورقي البروسول على نبات التين *Ficus carica* أدى إلى زيادة معنوية في مساحة الورقة والوزن الجاف ومحتوى الكلوروفيل . ذكر Ono *et al.* (2000) أن معاملة نبات *Tabebuia alba* من عائلة Bignoniaceae بهرمون البراسيونوليد بتركيزين (0.1 ، 0.2) ملغم.لتر^{-1} حفز نمو السويق وليس نمو الساق كما أظهرت الدراسات التشريحية للأوراق تغيرات في سمك النصل وسويق الورقة وطول خلايا البشرة والخلايا العمادية والاسفنجية .

وتوصل المتنجي (2016) أن رش هرمون البراسيونوليد وبثلاثة تركيز (0، 1، 2) ملغم.لتر^{-1} على نبات الكزبرة *Coriandrum sativum L.* أدى إلى زيادة معنوية في جميع صفات النمو الخضري والمحتوى المائي النسبي ومحتوى العناصر الكبرى وجميع تركيز الهرمونات ومنظمات النمو الداخلية وتركيز الاحماض الامينية الكلية لاسيما عند تركيز 2 ملغم.لتر^{-1} . وأشار هرمون البراسيونوليد بأربعة تركيز (0 ، 0.5 ، 1 ، 1.5) ملغم.لتر^{-1} أدى إلى زيادة معنوية في طول الساق وطول الجذر والوزن الرطب والجاف و محتوى الكلوروفيل A و B ومحتوى الكاروتينات ومحتوى البروتين في الاوراق وارتفاع النبات ومساحة الورقة وتفوق تركيز 1.5 ملغم.لتر^{-1} في جميع الصفات .

اثبت Franck-Duchenne *et al.* (1998) ان هرمون 24-Epibrassinolide يحفز استطالة الساق لصنفين من الفلفل الحلو *Capsicum annuum* وأوضح ان زيادة المساحة الورقية المحفزة بهرمون 24-Epibrassinolide قد انعكست ايجاباً في تحسين نمو النبات نتيجة الى تحسين الوزن

الرطب والجاف للافرع وبذلك يتفق مع بحوث اخرى أشارت الى ان Epibrassinolide 24 يؤثر في انقسام الخلايا مما يزيد حجم الورقة (Houimli *et al.*, 2008 ; Yu *et al.*, 2004).

لاحظ Farazi *et al.* (2015) تأثير منظم النمو 24-Homobrassinolide بتراكيز 10⁻¹⁰، 10⁻⁸، 10⁻⁶ مول.لتر⁻¹ في نبات الفستق *Pistacia vera* ادى الى زيادة في الوزن الرطب للمجموع الخضري وارتفاع النبات ومساحة الورقة و الوزن الرطب والجاف في المجموع الجذري لاسيما عند تركيز 10⁻¹⁰ مول.لتر⁻¹. بين El-Feky and Abo-Hamad (2014) تأثير هرمون البراسينولايد وبتراكيز (0، 0.5، 1، 2) ملغم.لتر⁻¹ في نبات القمح *Triticum aestivum* L. العادي والمعرض الى الاجهاد الملحي سبب زيادة معنوية في صفات النمو كطول الجذر والوزن الرطب والجاف ومحتوى الكاربوهيدرات والبروتينات والامليز والبروتين كمؤشر للنشاط الايضي لاسيما عند تركيز 1 ملغم.لتر⁻¹. وأشار Kandil *et al.* (2007) أن رش نبات الورد الشجيري بهرمون البراسينولايد سبب زيادة في محتوى الكلوروفيل والكاروتين وزيادة المستويات الداخلية لهرمونات التحفيز (السايتوكاينيات و الجبرلينات وIAA) كما ادى الى زيادة نسبة الكاربوهيدرات الكلية. وأشارت الحلفي (2017) ان معاملة نبات الكزبرة *Coriandrum sativum* L. بهرمون البراسينولايد بخمسة تراكيز (0، 0.5، 1، 1.5، 2) ملغم.لتر⁻¹ أعطى تفوقاً معنوياً في ارتفاع النبات وطول الجذر وقطر الساق والوزن الجاف للنبات والوزن الرطب للجذور و معدل النمو المطلق واستدامة الكتلة الحيوية ومحتوى الاوراق من الكلوروفيل وتركيز العناصر (Zn, Fe, Mn, P) ونسبة البروتين وقد تفوق التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ مقارنة بالنباتات غير المعاملة .

2-3-3 تأثير هرمون البراسيينولايد في الحاصل والمكونات الفعالة :

ذكرت العديد من الدراسات أن هرمون البراسيينولايد يؤدي إلى زيادة الحاصل ومكوناته بنسبة تتراوح 20 - 60% (Divi and Krishna, 2009). في دراسة أجراها شمخي (2015) على نبات التين *Ficus carica* باستعماله هرمون البراسيينولايد وبتركيز (0، 1، 3، 5) ملغم.لتر⁻¹ مع السماد الورقي البروسول أدى إلى زيادة في حاصل الثمار والفينولات والانثوساينين في الثمار. اشار Meena *et al.* (2014) ورشه بهرمون البراسيينولايد أدى إلى زيادة معنوية في الحاصل الكلي للنبات وزن الثمار لاسيما عند التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹. وذكر Sengupta *et al.* (2009) تأثير هرمون البراسيينولايد في نبات بقلة الماش *Vigna radiata* L. فأعطى تفوقاً معنوياً في إنتاجية البذور وعدد القرنات لاسيما عند التركيز 0.25 ملغم.لتر⁻¹. وتوصل Zeb *et al.* (2016) أن معاملة صنفين من نبات الحنطة وزن الحبوب لكل سنبلة ووزن 1000 حبة وحاصل الحبوب لكلا الصنفين. لاحظ Matwa *et al.* (2017) تأثير هرمون البراسيينولايد بتركيزين (0.25 ، 0.50) ملغم.لتر⁻¹ في نبات بقلة الماش *Vigna radiata* L. أدى إلى زيادة معنوية في عدد القرنات في النبات وزن القرنات وطول القرنات لاسيما عند التركيز 0.25 ملغم.لتر⁻¹.

كما وجد Prakash *et al.* (2008) أن رش نبات السمسم *Sesamum indicum* بهرمون Homobrassinolide بثلاثة تركيز (0.25 ، 0.50 ، 1) ملغم.لتر⁻¹ أعطى تفوقاً معنوياً في وزن 1000 بذرة وعدد البذور وحاصل النبات الواحد وحاصل الزيت لاسيما عند التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹.

وفي دراسة أجراها الجبوري (2017) ان رش نبات الشبت *Anethole sativum L.* بتركيز مختلفة من البراسيونوليد (0، 0.5، 1، 2، 3) ملغم.لتر⁻¹ أدى الى زيادة معنوية في حاصل الثمار للنبات الواحد وحاصل ثمار الوحدة التجريبية وحاصل الثمار الكلي ونسبة الزيت في الثمار والمركبات الفعالة في الزيت الطيار لبذور نبات الشبت لاسيما عند تركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ بينما أدى التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ الى زيادة معنوية في وزن 1000 بذرة ونسبة الكاربوهيدرات في الثمار . وأوضح Naeem *et al.* (2012) ان رش نبات النعناع *Mentha arvensis* بهرمون البراسيونوليد وبثلاثة تركيز (10⁻⁶، 10⁻⁸، 10⁻¹⁰) مول أدى الى زيادة في نسبة وحاصل الزيت الطيار وكثافة الزيت .

أشار المنتجبي (2016) أن معاملة نبات الكزبرة *Coriandrum sativum L.* بمنظم النمو البراسيونوليد وبتركيز (0، 1، 2) ملغم.لتر⁻¹ أدى الى زيادة معنوية في وزن 1000 ثمرة وحاصل الوحدة التجريبية والنسبة المئوية للزيت الطيار وكثافة الزيت الطيار وحاصل الزيت الطيار في الوحدة التجريبية وتركيز المركبات الفعالة للزيت الطيار. وذكرت الحلفي (2017) تأثير منظم النمو البراسيونوليد وبتركيز (0، 0.5، 1، 1.5، 2) ملغم.لتر⁻¹ على نبات الكزبرة *Coriandrum sativum L.* أدى الى زيادة معنوية في حاصل الثمار الكلي و وزن 1000 ثمرة وحاصل الثمار في النبات الواحد وحاصل الثمار في الوحدة التجريبية والمركبات الفعالة في الزيت الطيار للنبات لاسيما عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ لاحظ Eskandari and Eskandari (2013) أن رش نبات الندع *Satureja khuzestanica* بهرمون Homobrassinolide وبتركيز 10⁻⁶، 10⁻⁸، 10⁻¹⁰ ادى الى زيادة في نسبة الزيت الطيار وزيادة بعض المركبات الفعالة مثل Para-cymene وCarvacol

(Materials and Methods)

3 : المواد وطرق العمل

3-1 موقع التجربة :

نفذت التجربة في الحديقة النباتية التابعة لقسم علوم الحياة كلية التربية للعلوم الصرفة ابن الهيثم - جامعة بغداد لموسم النمو 2017- 2018 التي تقع على خط العرض 33.37° وخط الطول 44.36° وعلى ارتفاع 23 م عن مستوى سطح البحر (المنتفجي, 2016). لدراسة بعض صفات النمو والحاصل والمركبات الفعالة لنبات الحلبة *Trigonella foenum-graecum L.* بتأثير حامض الهيوميك وهرمون البراسينولايد وتدخلهما.

3-2 تهيئة تربة التجربة :

تم تهيئة الحقل وذلك بحرث التربة بوساطة المحراث الآلي ونعمت ثم أخذت عينات منها لتقدير صفاتها الكيميائية والفيزيائية حسب الطرائق الموصوفة (Page *et al.*, 1982). كما موضح في الجدول (1).

جدول (1): بعض الصفات الفيزيائية والكيميائية لترابة التجربة قبل الزراعة

الوحدة	القيمة	الصفة
دسيسمتر.م ¹⁻	3.20	الإيسالية الكهربائية (EC)
-----	7.1	درجة التفاعل (pH)
%	30	الرمل
%	30	الطين
%	40	الغرين
-----	مزيجية-طينية	نسجة التربة
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	45	الناتيروجين الجاهز
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	17	الفسفور الجاهز
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	238	البوتاسيوم الجاهز
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	413	Mg المغنيسيوم
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	436	Ca الكالسيوم
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	1213	Na الصوديوم
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	17	Fe الحديد
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	0.8	Mn المنغنيز
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	0.5	Cu النحاس
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	0.06	Cd الكادميوم
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	0.5	Zn الزنك
ملغم.كغم ¹⁻ تربة	3	Pb الرصاص

3-3 تصميم التجربة :

صممت التجربة من أجل دراسة تأثير حامض الهيوميك وهرمون البراسيونولайд وتداخلهما في بعض الصفات المظهرية والكميائية والحاصل لنبات الحلبة ، وأستخدمت أربع تركيز من حامض الهيومك (0، 0.5، 1، 2) ملغم.لتر⁻¹ وخمسة تركيز من منظم النمو البراسيونولайд (0، 0.5، 1، 2، 4) ملغم.لتر⁻¹

4) ملغم.لتـ¹ . وصممت التجربة وفقاً لتصميم القطاعات العشوائية الكاملة R.C.B.D.

(R1, R2, R3) (Randomized Complete Blocks Design) مساحة المكرر

الواحد هي (7×7) م² وكل مكرر يحتوي على 20 وحدة تجريبية مساحة الوحدة التجريبية (60×60)

سم² والمسافة بين الوحدات التجريبية 40 سم ، إذ اصبح العدد الكلي للوحدات التجريبية هي 60 وحدة

تجريبية .

4-3 عملية الزراعة :

أضيف السماد المركب NPK (20:20:20) لجميع الوحدات التجريبية وبمعدل 90

كغم.هكتار¹ على دفتين وحسب التوصيات (Acimovic, 2013). تمت زراعة بذور الحلبة بتاريخ

23-10-2017 بعد اختيار البذور الجيدة وتم اختبار نسبة انباتها وكانت (95%) ، زرع النباتات

بشكل خطوط المسافة بين الخطوط 20 سم وتحتوي الوحدة التجريبية الواحدة على ثلاثة خطوط وكل

خط يحتوي على ست جوراً والمسافة بين جورة وأخرى 10 سم وبواقع 18 جورة لكل وحدة تجريبية ،

زرعت ثلاث بذور في الجورة الواحدة وأستمرت عملية الري بالماء العادي وازالة الادغال واجريت عملية

الخف بترك نبات في كل جورة وتمت المراقبة حتى نهاية التجربة .



شكل (4) يوضح تصميم التجربة في الحقل ونمو نبات الحلبة بعد (30) يوماً من البزوع .

3-5 تحضير محاليل التجربة :

3-5-1 تحضير تراكيز حامض الهيوميك :

حضر محلول القياسي وذلك بأخذ 1.2(غرام من حامض الهيوميك في 1 لتر من الماء المقطر وتم استعمال جهاز magnetic heating stirrer لازابة الحامض ثم حضرت التراكيز (0، 0.5، 1، 2) ملغم.لتر⁻¹ حسب قانون التخفيف :-

$$\text{الحجم الذي يؤخذ من محلول القياسي} = \frac{\text{تركيز المطلوب} \times \text{الحجم المطلوب}}{\text{تركيز محلول القياسي}}$$

3-5-2 تحضير تراكيز هرمون البراسيينولايد :

تم تحضير محلول هرمون البراسيينولايد القياسي وذلك بأذابة (1) غم من الهرمون في 1 لتر من الماء المقطر ، ثم حضرت التراكيز (0، 0.5، 1، 2، 4) ملغم.لتر⁻¹ حسب قانون التخفيف الذي حضر فيه حامض الهيوميك .

رش النبات بتاريخ 5-12-2017 بالتراكيز المذكورة من حامض الهيوميك في الصباح الباكر عندما أصبح عدد الاوراق من (4-6) ورقات بعد مرور 43 يوماً من تاريخ الزراعة اذ استعملت المرشة اليدوية بحجم 2 لتر وتم اضافة قطرتين من محلول الصابون السائل كمادة مثبتة وناشرة للحامض أثناء الرش ولتقلل من الشد السطحي لمحلول الرش ثم رشت النباتات حتى مرحلة البلل مع الرش النباتات غير المعاملة بالماء المقطر فقط .

ثم كرر رش النبات للمرة الثانية بتاريخ 20-12-2017 بحامض الهيوميك بعد مرور 15 يوماً من المعاملة الاولى .

وقد أجري الرش بهرمون البراسيينولايد بعد يومين من موعد الرش بحامض الهيوميك . ومما تجدر الاشارة اليه أنه تم أجراء التدابير اللازمة لمنع تأثير تركيز المعاملة في المعاملات الأخرى .

6-3 جمع العينات :

جمعت عينة نباتية من النباتات الوسطية لكل وحدة تجريبية بتاريخ 2-1-2018 ممتنعة بثلاثة نباتات كاملة بعد مرور 71 يوماً من تاريخ الزراعة كحشة أولى (D71-H1) وتم قياس محتوى النتروجين ومحتوى البوتاسيوم ومحتوى الفسفور ومحتوى المغنيسيوم ومحتوى الحديد.

وبتاريخ 15-3-2018 أخذت ثلاثة نباتات كاملة من كل وحدة تجريبية بعد مرور 143 يوماً من تاريخ الزراعة كحشة ثانية (D143-H2) وتم قياس حجم الجذر وعدد العقد البكتيرية وارتفاع النبات وقطر الساق وعدد الأفرع والوزن الجاف للمجموع الخضري ومحتوى الكلوروفيل في الأوراق ونسبة الكاربوهيدرات ونسبة البروتين في المجموع الخضري.

وتم حصاد جميع النباتات بتاريخ 25-3-2018 لقياس صفات الحاصل ومكوناته والمركبات الفعالة.

7-3 الصفات المظهرية لنبات الحلبة :**7-3-1 حجم الجذر (سم³) :**

تم قياس حجم الجذر لثلاثة نباتات وسطية عشوائية لكل وحدة تجريبية بوساطة قياس حجم الماء المزاح من الاسطوانة المدرجة.

7-3-2 عدد العقد البكتيرية (عقدة.نبات⁻¹) :

تم حساب عدد العقد الجذرية لثلاثة نباتات وسطية عشوائية لكل وحدة تجريبية من بعد غسل الجذور بالماء لازالة التربة العالقة بها.

3-7-3 ارتفاع النبات (سم) :

تم قياس ارتفاع النبات لثلاثة نباتات وسطية عشوائية لكل وحدة تجريبية من سطح التربة الى أعلى نقطة في النبات عن طريق استعمال المسطرة .

3-7-4 قطر الساق (ملم) :

تم قياس قطر الساق لثلاث نباتات وسطية عشوائية لكل وحدة تجريبية على ارتفاع 6 سم عن سطح التربة باستعمال Vernier caliper .

3-7-5 عدد الافرع (فرع.نبات⁻¹) :

تم حساب عدد الافرع الجانبية لثلاثة نباتات وسطية عشوائية لكل وحدة تجريبية .

3-7-6 الوزن الجاف للمجموع الخضري (غم.نبات⁻¹) :

تم تجفيف ثلاثة نباتات عشوائية لكل وحدة تجريبية بواسطة المجفف الكهربائي (Oven) Sensitive بدرجة حرارة 65 م° ولمدة 48 ساعة وزنت بعد ذلك بواسطة الميزان الحساس (Balance .

3-7-3 معدل النمو المطلق (غم. يوم⁻¹) :

تم قياس معدل النمو المطلق Absolute Growth Rate بتطبيق معادلة (Hunt 1978) التي تعبر عن كفاءة الفعاليات الحيوية خلال مدة زمنية معينة ، وتعتمد على الوزن الجاف للمجموع الخضري خلال مدتین معینتین .

$$Absolute\ Growth\ Rate (AGR) = \frac{W_2 - W_1}{T_2 - T_1}$$

W_1 = الوزن الخضري الجاف (غم) عند الحشة الاولى .

W_2 = الوزن الخضري الجاف (غم) عند الحشة الثانية .

T_1 = عمر النبات (يوم) في الحشة الاولى .

T_2 = عمر النبات (يوم) في الحشة الثانية .

3-7-3 استدامة الكتلة الحيوية (غم. يوم⁻¹) :

تم حساب استدامة الكتلة الحيوية في النبات وفقاً لمعادلة Kvet et al. (1969) التي تعبر عن حالة نمو النبات باستدامة الزمن .

$$\text{استدامة الكتلة الحيوية} = \frac{(W_1 + W_2)(T_2 - T_1)}{2}$$

أذ أن

W_1 = الوزن الخضري الجاف (غم) عند الحشة الاولى .

W_2 = الوزن الخضري الجاف (غم) عند الحشة الثانية .

T_1 = عمر النبات (يوم) في الحشة الاولى .

T_2 = عمر النبات (يوم) في الحشة الثانية .

8-3 هضم العينات :

تم تجفيف العينات بواسطة المجفف الكهربائي (Oven) ثم طحنت و وزن 0.2 غم من العينة

Cresser and Parsons المطحونة ووضعت في دورق الهضم وفقاً للطريقة المقترحة من قبل

(1979) باضافة 3 مل من حامض الكبريتิก المركز H_2SO_4 الى العينات وتركت لمدة 24 ساعة ثم

أضيف لها 1 مل من المزيج (1:1) حامض البركلوريك وحامض الكبريتيك المركزين ، ووضعت دوراق

الهضم على مصدر حراري بعد مدة لوحظ تصاعد الابخرة وتغير لون العينة حتى أصبح بشكل محلول

عديم اللون رائق ثم أكمل الحجم الى 50 مل باضافة الماء المقطر وأصبحت العينات جاهزة لتقدير

العناصر .

9-3 الصفات الكيميائية لنبات الحلبة :

9-3-1 حساب محتوى النتروجين N في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات⁻¹) :

تم تقدير تركيز النتروجين في الاجزاء الخضرية للنبات بطريقة كلداي Kjeldahl method

Jackson, 1958) أضيف 10 مل من هيدروكسيد الصوديوم NaOH بتركيز 40 % الى 10 مل

من العينة المهدومة وأجري لها عملية التقطر ثم جمعت الأمونيا المتحررة في دورق زجاجي يحتوي

على 25 مل من حامض البوريك بتركيز 2% مع مزيج الدلائل (Bromocresol green and Methyl red) الذائبان بالإيثanol ثم سح مع حامض الكبريتيك عيارية 0.05 واعتمدت المعادلة

التالية لتقدير تركيز النتروجين

$$\frac{\text{حجم حامض الكبريتيك المستهلك} \times \text{عيارية الخاص} \times 14 \times \text{حجم التخفيف}}{\text{حجم العينة المأخوذة عند التقطر} \times \text{وزن العينة المهدومة} \times 1000} = \% N$$

بعدها ضرب التركيز الناتج في الوزن الجاف للنبات في 10 لتقدير محتوى النتروجين الكلي.

3-9-2 حساب محتوى الفسفور P في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات⁻¹) :

تم تقدير تركيز الفسفور في المجموع الخضري للنبات باستعمال طريقة مولبيدات الامونيوم

(Olsen and Sommers, 1982) إذ تم أخذ 5 سم³ من العينة المهدومة واضيف لها 10 سم³

من محلول مولبيدات الامونيوم و 0.1 غم حامض الاسكوربيك ثم تركت العينة 10 دقائق ثم قيست شدة

اللون الازرق الناتج بواسطة جهاز المطياف الضوئي UV-Visible spectrophotometer عند

الطول الموجي 420 نانوميتر ثم معايرة القراءات مع المنحنى القياسي لقياس تركيز الفسفور في

المحلول.

تحضير المنحنى القياسي :

تم تحضير المنحنى القياسي وذلك بتجفيف 2.5 غم من KH_2PO_4 فوسفات البوتاسيوم ثانوي

الهيدروجين في فرن حرارة 105 ° لمدة أسبوع واحد ثم بردت وأخذت منها 0.439 غم وأذيب في

1 لتر من الماء المقطر لتحضير محلول القياسي 100 Stock Solution ملغم.لتر⁻¹ ثم حضرت

منه سلسلة من المحاليل القياسية بأخذ 1، 2، 3، 4، 5، 6 سم³ وأضيف لكل منها 10 سم³ من الماء المقطر لتحضير التراكيز المطلوبة . بعدها ضرب التركيز الناتج في الوزن الجاف للنبات في 10 لتقدير محتوى الفسفور الكلي .

3-9-3 حساب محتوى البوتاسيوم K في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات⁻¹) :

تم حساب تركيز البوتاسيوم في الاجزاء الخضرية للنبات وفق طريقة Chapman and Pratt (1961) إذ قدر تركيز البوتاسيوم للعينة المephضومة بجهاز الامتصاص الذري اللهي Atomic Perkin Elmer Absorption spectrophotometer الموديل 5000 . بعدها ضرب التركيز الناتج في الوزن الجاف للنبات في 10 لتقدير محتوى البوتاسيوم الكلي .

3-9-4 حساب محتوى المغنيسيوم Mg في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات⁻¹) :

تم حساب تركيز المغنيسيوم في الاجزاء الخضرية للنبات وفق طريقة Wimberly (1968) إذ قدر تركيز المغنيسيوم للعينة المephضومة باستعمال Atomic Absorption spectrophotometer . بعدها ضرب التركيز الناتج في الوزن الجاف للنبات في 10 لتقدير محتوى المغنيسيوم الكلي .

3-9-5 حساب محتوى الحديد Fe في المجموع الخضري للنبات (ملغم. كغم⁻¹) :

تم حساب محتوى الحديد في الاجزاء الخضرية للعينة المephضومة باستعمال جهاز الامتصاص الذري اللهي Allan (1961) وفق طريقة Atomic Absorption spectrophotometer .

3-9-6 تقدير محتوى الكلوروفيل في الأوراق (spad) :

تم قياس محتوى الكلوروفيل لستة نباتات عشوائية لكل وحدة تجريبية في الحقل في مرحلة النمو الخضري باستعمال جهاز سباد spad ياباني المنشأ .

3-9-7 تقدير نسبة الكاربوهيدرات في المجموع الخضري (%) :

تم اعتماد طريقة (1971) Herbert et al. وتسمى طريقة الفينول حامض الكبريتิก لتقدير نسبة الكاربوهيدرات الذائبة في المجموع الخضري وذلك بأخذ 0.5 غم من كل عينة وأضيف لها 50 مل من الماء المقطر وجففت في الحمام المائي لمدة 30 دقيقة وبدرجة حرارة 80 ° م ثم رشحت العينات وأكمل الراشح إلى 50 مل بالماء المقطر ثم أخذ 1 مل من الراشح وأضيف له 5 مل من حامض الكبريتيك المركز H_2SO_4 وأضيف له 1 مل من كاشف الفينول 5% ومزج جيداً وأضيف له 10 مل من الماء المقطر لغرض التخفيف ثم ترك ليبرد بعدها قدرت الكاربوهيدرات الذائبة بقياس شدة اللون بواسطة جهاز المطياف (spectrophotometer) عند الطول الموجي 488 نانومتر .

تحضير المنحني القياسي

تم تحضير محلول القياسي Stock Solution بأذابة 50 ملغم من الفركتوز والكلوكوز في 1 لتر من الماء المقطر ثم حضرت التراكيز (0، 0.2، 0.4، 0.6، 0.8، 1، 1.2، 1.4) ملغم Ltr^{-1} بعدها أخذ 1 مل من هذه التراكيز وأضيف له 1 مل من كاشف الفينول 5% وأضيف له 5 مل من حامض الكبريتيك المركز H_2SO_4 بعدها حددت شدة اللون الناتج بقياس الكثافة الضوئية اللون بواسطة جهاز المطياف (spectrophotometer) عند الطول الموجي 488 نانومتر .

3-9-8 حساب نسبة البروتين في المجموع الخضري (%) :

تم حساب نسبة البروتين في المجموع الخضري وذلك بضرب نسبة النيتروجين بعامل ثابت

. Vopyan (1984) (6.25)

$$\text{Protein percentage} = N\% \times 6.25$$

3-10 صفات الحاصل ومكوناته :**3-10-1 عدد القرنات في النبات الواحد (قرنة.نبات¹)**

تم حساب عدد القرنات لخمسة نباتات عشوائية لكل وحدة تجريبية وقسمت على عدد النباتات 5

3-10-2 وزن البذور في القرنة الواحدة (غم.قرنة¹)

تم حساب وزن البذور لكل وحدة تجريبية وتقسيمها على عدد القرنات في هذه النباتات وزونها

بالميزان الحساس .

3-10-3 وزن 1000 بذرة (غم)

تم حساب وزن 1000 بذرة لجميع الوحدات التجريبية باستعمال الميزان الحساس .

3-10-4 حاصل البدور الكلي (كم.هكتار⁻¹)

تم الحساب عن طريق قسمة مجموع انتاجية النبات في الوحدة التجريبية الواحدة على مساحة الوحدة التجريبية والتي تساوي (0.36 م²) أو ما يعادلها في مساحة الهاكتار الواحد .

$$\text{متوسط أنتاجية الهاكتار في الثمار} = \frac{\text{مجموعه أنتاجية النبات في الوحدة التجريبية}}{\text{مساحة الوحدة التجريبية}} \times 10000 \text{ م}^2$$

3-11 طريقة تشخيص الكلايوكسيدات وتقدير نسبتها في نبات الحلبة باستعمال جهاز

Kromatografiya السائل ذي الأداء العالي Hight-Performance Liquid Chromatography (H.P.L.C)

تم تشخيص المكونات الفعالة باستعمال جهاز H.P.L.C نوع Shizmadzu 10AV-LC ياباني المنشأ والمجهز بمضخة التسلیم الثنائي نوع LC-10A shimadzu وتم رصد ذروتها ب بواسطة المطياف الضوئي UV-Vis 10 A-SPD ، وزنت 5 غرامات من البدور وطحنت ثم نفعت في 400 مل من الماء المقطر ثم سخن الخليط حتى وصل الى 200 مل . منزج 1.2 مول.لتر⁻¹ من حامض الهيدروكلوريك HCl مع مستخلص بذور الحلبة وسخن في الحمام المائي بدرجة حرارة 80 درجة سيليزية ولمدة ساعة . وتم استخراج الخليط بواسطة حجوم متساوية من ethyl acetate و جهاز الطرد المركزي ثم جفف تحت غاز النتروجين وذوب الباقى في 1 مل من methanol وخضع للتحليل ، والجدول (2) يوضح ظروف الفصل الكروموماتوغرافي للكلايوكسيدات في بذور نبات H.P.L.C. حلبة :

جدول(2): ظروف الفصل الكروموماتوغرافي H.P.L.C. للكلايوكوسيدات في بذور نبات الحبة .

CN (2.0mm × 50 mm ,3μm)	طول العمود
1% acetic in deionized water :acetonitrile	الطور المتحرك
Uv set wave length was 280 nm.	نوع الكاشف
1.3 ml.min ⁻¹	سرعة جريان الطور المتحرك
30 °C	درجة حرارة الفصل

وحقن 20 ميكرولتر من كل عينة في جهاز H.P.L.C. تحت ظروف الفصل المذكورة نفسها ومن ثم

تم القياس الكمي للمواد الموجودة في النماذج عن طريق مقارنة مساحة الحزم المجهولة للنماذج من مساحة الحزم المعلومة للمواد القياسية، ثم حسبت تراكيز المواد المشخصة في النموذج وفق المعادلة

الآتية (Wen, 2000) :

$$\text{تركيز المركب في العينة} = \frac{\text{مساحة حزمة النموذج}}{\text{مساحة حزم في محلول القياسي}} \times \text{تركيز محلول القياسي} \times \text{عامل تخفيف}$$

12-3 التحليل الأحصائي :

تم تحليل النتائج احصائياً حسب التصميم المتبعة واعتمد برنامج Statistical (SAS) في التحليل الاحصائي وباستعمال اختبار أقل فرق معنوي (L.S.D.) Analysis System (2012) لمقارنة المتوسطات الحسابية للمعاملات عند مستوى احتمال 0.05 .

(Results and Discussion)

4 : النتائج والمناقشة

٤-١ تأثير حامض الهيومك وهرمون البراسيونولайд وتدخلهما في بعض الصفات المظهرية لنبات الحلبة .

٤-١-١ حجم الجذر (سم^٣) :

أظهرت نتائج الجدول (3) ان رش حامض الهيومك أثر معنوياً في متوسط حجم الجذر ، إذ ازداد متوسط الصفة من 0.344 سم^٣ عند النباتات غير المعاملة الى 0.387 سم^٣ عند معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر^{-١} وبنسبة زيادة بلغت 12.5 % ، ويعود السبب الى دور حامض الهيومك الذي يزيد من كفاءة المجموع الجذري نتيجة لمحتواه من العناصر الغذائية المهمة في نمو النبات ومساهمتها في العمليات الحيوية التي تجرى داخل النبات وما ينتج عنها من زيادة في تصنيع المواد الغذائية وتراكمها مما يزيد من المواد المغذية الوالصلة الى المجموع الجذري فيزداد نشاطها من الانقسامات والتفرعات ومن ثم زيادة حجم الجذر (الزبيدي , 2007 ; 2011 , Taji and colchin .)

أما عن تأثير رش البراسيونولайд فكان معنوياً ، إذ حققت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر^{-١} أعلى متوسط لحجم الجذر بلغ 0.385 سم^٣ مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت 0.349 سم^٣ وبنسبة زيادة بلغت 10.32 %، يعود السبب الى دور البراسيونولайд في تحفيز النمو الجذري الذي ينعكس ايجابياً على زيادة حجم المجموع الجذري (Sasse , 1994) ، ويعتقد ان للبراسيونولайд دوراً في تشفير السايكلينات لاسيما سايكلين Cyc-D₃ و B- Type cyclins مما يؤدي الى زيادة ليونة الجدار الخلوي وزيادة انقسام الخلايا ومن ثم زيادة نمو الخلايا النباتية ومن ضمنها خلايا الجذر فضلاً

عن دور البراسينوليد في تحفيز الجذور العرضية (Sharma, 2011; Hayat and Ahmed, 2011).

(2011)، وتفق هذه النتائج مع ما حصل عليه الجبوري (2017) على نبات الشبت.

أما تأثير التداخل الثنائي فقد كان معنوياً في هذه الصفة كما أوضحته نتائج الجدول (3)، إذ

أعطت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و2 ملغم.لتر⁻¹ من هرمون

البراسينوليد أعلى قيمة بلغت 0.402 سم³ ولم تختلف معنوياً عن معاملتي الرش بالتركيز

2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 1 و 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من البراسينوليد وبنسبة زيادة مقدارها

(25.63 و 24.38 و 23.75%) على التابع عن النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل قيمة

للتدخل بلغت 0.320 سم³.

جدول (3): تأثير حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط حجم الجذر لنبات

الحلبة (سم³) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسينوليد (ملغم.لتر ⁻¹)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
0.344	0.331	0.372	0.356	0.341	0.320	0
0.361	0.348	0.379	0.374	0.360	0.342	0.5
0.378	0.379	0.387	0.383	0.381	0.358	1
0.387	0.364	0.402	0.398	0.396	0.374	2
0.006	0.014					LSD 0.05
	0.355	0.385	0.378	0.370	0.349	متوسط تأثير البراسينوليد
	0.007					LSD 0.05

4-1-2 عدد العقد البكتيرية (عقدة.نبات⁻¹) :

اشارت نتائج الجدول (4) الى أن رش حامض الهيومك أثر معنوياً في متوسط عدد العقد البكتيرية ،إذ ازداد متوسط هذه الصفة الى 15.02 عقدة.نبات⁻¹ عند الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ بعد أن كان 13.81 عقدة.نبات⁻¹ في النباتات غير المعاملة وبنسبة زيادة بلغت 8.76 % ، ويعود السبب الى أن رش أو إضافة حامض الهيومك الى النبات أو التربة يؤدي الى زيادة النمو الخضري الذي يرافقه زيادة بنوادج التمثيل الضوئي وتشجيع نمو الجذور وزيادة الكتلة الجذرية ومن ثم زيادة افرازها للأنزيمات والمواد الهرمونية التي تعمل على جذب بكتيريا العقد البكتيرية وزيادة نشاطها التي قد تكون السبب في زيادة العقد البكتيرية (Razazadeh et al. , 2012 ; العتيبي وأخرون ،2018) كما أن وجود العلاقة الطردية بين النوادج الايضية والعقد البكتيرية وفعاليتها في النباتات البقولية نتيجة زيادة عدد الوحدات المثبتة من ثائي أوكسيد الكاربون بعملية التمثيل الضوئي يرافقها زيادة في عدد العقد البكتيرية وزيادة في نسبة النتروجين المثبت (البركي , 2013).

كما بينت نتائج الجدول نفسه وجود تأثير معنوي لرش البراسيينولайд في متوسط هذه الصفة، إذ ازداد متوسط الصفة من 13.87 عقدة.نبات⁻¹ عند النباتات غير المعاملة الى 14.98 عقدة.نبات⁻¹ عند معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 8.00 % ، وأن سبب تفوق نباتات الحلبة المرشوشة بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيينولайд في هذه الصفة الى تفوقها في حجم الجذر (جدول .3).

كما أظهرت نتائج الجدول (4) أن تأثير التداخل بين تركيز حامض الهيومك وهرمون البراسيينولайд كان معنوياً، إذ حققت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و

2 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونلايد أعلى قيمة للتدخل بلغت 15.38 عقدة.نبات⁻¹ ولم تختلف معنويًا عن معالتي الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيوميك و 1 و 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونلايد وبنسبة زيادة بلغت (22.15 و 22.55 و 23.43)% على التابع عن النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل قيمة للتدخل بلغت 12.46 عقدة.نبات⁻¹.

جدول (4): تأثير حامض الهيوميك وهرمون البراسيونلايد وتدخلهما في متوسط عدد العقد البكتيرية لنبات الحلبة (عقدة.نبات⁻¹) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيونلايد (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
13.81	13.64	14.68	14.29	13.96	12.46	0
14.40	14.09	14.83	14.72	14.40	13.96	0.5
14.80	14.83	15.03	14.92	14.88	14.33	1
15.02	14.48	15.38	15.27	15.22	14.73	2
0.14	0.32					LSD 0.05
	14.26	14.98	14.80	14.62	13.87	متوسط تأثير البراسيونلايد
	0.16					LSD 0.05

4-1-3 ارتفاع النبات (سم) :

أظهرت نتائج الجدول (5) وجود فروق معنوية في متوسط ارتفاع النبات بتأثير تراكيز مختلفة من حامض الهيومك، إذ أعطى الرش بالتركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط لارتفاع النبات بلغ 105.88 سم وبنسبة زيادة بلغت 9.63% عن النباتات غير المعاملة التي حققت أقل متوسط للصفة بلغت 96.58 سم، ويعود السبب إلى دور حامض الهيومك عند رشه بالتركيز الملائم في زيادة نفاذية الاغشية وتسهيل عملية انتقال المغذيات التي تساعد على تعزيز النبات. حيث أن حامض الهيومك التربوفان الذي يعد منشأ هرمون الاوكسجين (IAA) الذي يعمل على زيادة اقسام الخلايا واستطالتها مما يؤدي إلى زيادة ارتفاع النبات (Abid Al-Ameen, 2010). فضلاً عن أن حامض الهيومك غني بعنصر N الذي يدخل في بناء البروتينات والاحماس النووية DNA و RNA والمرافقات الانزيمية التي تساهم في تشفيط الفعاليات الحيوية داخل الانسجة النباتية مما يعكس إيجاباً على زيادة ارتفاع النبات (القيسي والمحمدي, 2016). وتنماشى هذه النتائج مع الموسوي (2015) على نبات القلف.

أما عن تأثير رش البراسيونوليد فيبينت النتائج وجود فروق معنوية في متوسط الصفة، إذ حققت معاملة الرش بالتركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط بلغ 105.34 سم وبنسبة زيادة بلغت 8.59% عن النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل متوسط للصفة بلغ 97.01 سم، ويعود السبب إلى دور الحيوي للبراسيونوليد عند رشه بالتركيز الملائم في التحكم باستطاله الخلايا التي تحدث بوساطة عمليات مختلفة مثل التغيرات في ميكانيكية الجدار الخلوي والتعبير الجيني والعمليات الكيمو-حيوية (Shahbaz, 2007). وذكر Hayat and Ahmed (2011) ان البراسيونوليد يعمل على زيادة

ليونة الجدار الخلوي وزيادة الاتساع الخلوي وانقسام الخلايا واستطالتها مما يؤدي الى زيادة في ارتفاع النبات . وتنماشى هذه النتائج مع الجبوري (2017) على نبات الشبت .

أما التداخل الثنائي بين حامض الهيومك والبراسيونوليد فقد أظهرت النتائج أن هناك فروق معنوية في متوسط ارتفاع النبات، أذ بلغ أعلى متوسط له 109.91 سم عند التركيز 1 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك والتركيز 1 ملغم.لتر^{-1} من البراسيونوليد ولم يختلف معنويًا عن التركيز 1 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و 0.5 ملغم.لتر^{-1} من البراسيونوليد وبنسبة زيادة بلغت ($24.81\text{ و }26.12\%$) عن النباتات غير المعاملة التي كان متوسطها 87.15 سم .

جدول(5): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونوليد وتداخلمهما في متوسط ارتفاع نبات الحلبة (سم) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيونوليد (ملغم.لتر $^{-1}$)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم.لتر $^{-1}$)
	4	2	1	0.5	0	
96.58	95.54	97.62	102.64	99.95	87.15	0
103.49	103.7	104.07	105.09	104.36	100.21	0.5
105.88	101.28	106.46	109.91	108.77	102.99	1
100.71	98.56	100.70	103.72	102.93	97.66	2
0.98	2.20					LSD 0.05
	99.77	102.21	105.34	104.00	97.01	متوسط تأثير البراسيونوليد
	1.10					LSD 0.05

4-1-4 قطر الساق (ملم) :

بيّنت نتائج الجدول (6) ان تأثير حامض الهيومك كان معنوياً اذ ارتفع متوسط هذه الصفة من 3.004 ملم عند التركيز 0 من حامض الهيومك الى 3.221 ملم عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ وبلغت نسبة الزيادة 7.22 % ، ويعود السبب الى تأثير حامض الهيومك في سمك طبقي البشرة والقشرة من خلال تأثيره في حجم الخلايا البرنكيمية والكولنكيمية وذلك لدور العناصر المغذية التي يحتويها الهيومك في تشفيط عدد كبير من الانزيمات التي تدخل في عملية التمثيل الضوئي مؤدية الى زيادة محتوى الكلوروفيل ومن ثم زيادة الكربوهيدرات المترادمة المنتجة في الخلايا النباتية ، وكذلك زيادة في نشاط الكامببيوم في تكوين اللحاء الى الخارج والخشب الى الداخل وزيادة عدد الوحدات الوعائية إذ تؤدي العناصر الغذائية التي يحتويها حامض الهيومك الى تحفيز الكامببيوم لتكوين حزم وعائية جديدة فضلاً عن زيادة نمو وتمايز الحزم الوعائية الصغيرة التي تكون مطمورة ضمن خلايا الاشعة اللبية مما تؤدي الى زيادة قطر الساق (Azzaz *et al.*, 2007).

وأن الرش بالبراسينوليد كان له تأثير معنوي في زيادة متوسط قطر الساق عند تركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ بلغ متوسط هذه الصفة 3.213 ملم وكانت نسبة الزيادة 6.07 % مقارنة مع النباتات غير المعاملة، ويعود السبب الى ان البراسينوليد يشارك في العديد من العمليات الحيوية النباتية مثل استطاللة الخلايا وتوسيع الخلايا مما تزيد من قطر الساق (Al-Khafaji, 2014)، ويعتقد أن البراسينوليد يشارك في تمدد جدار الخلية لذلك فإن الزيادة في صفات النمو الخضري ومن ضمنها قطر الساق الناتجة من أضافة البراسينوليد ربما يعود لاستطاللة الخلايا وانقسامها (الطباطجي, 2013). وتتفق هذه النتائج مع نتائج Al-Khattab (2017) في شتلات الزيتون .

أما نتائج التداخل مابين حامض الهيومك والبراسينوليد فقد أظهرت وجود فروق معنوية في متوسط هذه الصفة وكان أعلى قيمة للتداخل عند التركيز 2 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و 2 ملغم.لتر^{-1} من البراسينوليد و هو 3.299 ملم ولم تختلف معنويًا عن معاملتي الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و $1 \text{ و } 0.5 \text{ ملغم.لتر}^{-1}$ من البراسينوليد وبنسبة زيادة مقدارها $(14.23 \text{ و } 13.09 \%)$ على التابع مقارنة مع عدم رش الهيومك والبراسينوليد اذ أعطى أقل قيمة للتداخل بلغت 2.888 ملم .

جدول (6): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتدخلهما في متوسط قطر الساق لنبات الحبة (ملم).

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسينوليد (ملغم.لتر $^{-1}$)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر $^{-1}$)
	4	2	1	0.5	0	
3.004	2.927	3.148	3.065	2.993	2.888	0
3.089	3.023	3.181	3.156	3.088	2.995	0.5
3.174	3.180	3.223	3.201	3.193	3.074	1
3.221	3.107	3.299	3.276	3.266	3.159	2
0.030	0.068					LSD 0.05
	3.059	3.213	3.175	3.135	3.029	متوسط تأثير البراسينوليد
	0.034					LSD 0.05

4-1-5 عدد الأفرع (فرع.نبات⁻¹) :

أظهرت نتائج الجدول (7) إلى وجود فروق معنوية في متوسط عدد الأفرع عند رش تراكيز مختلفة من حامض الهيومك إذ أعطى تركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط للصفة هو 10.01 فرع.نبات⁻¹ مقارنة بعدم رش الحامض الذي كان متوسطه 9.34 فرع.نبات⁻¹ وبلغت نسبة الزيادة 7.17% ، ويعود السبب إلى دور حامض الهيومك في زيادة عملية التمثيل الضوئي التي انعكست إيجاباً على بناء مجموع جذري جيد وبذلك حفز على زيادة تكوين السايتوكاينينات التي تعكس الاوكسجينات في عملها مما تؤثر سلباً في السيادة القمية وأيجاباً في تمایز منطقة الاتصال الوعائي بين البرعم الجانبي والسااق مما يساعد على نمو أكبر عدد من التفرعات الخضرية الرئيسية (مور، 1982). وان زيادة عدد الأفرع بزيادة تراكيز حامض الهيومك يعود الى ان هذه الاحماض تعمل على زيادة النشاط الحيوي للنبات من خلال تحفيز الانظمة الانزيمية و زيادة تكوين الاحماض النوويه DNA و RNA و tRNA التي تحفز على تكوين السايتوكاينينات التي تحفز الانقسام السريع للخلايا مما يؤدي إلى تشجيع النموات الجانبية (Jackson, 1993). وتتفق هذه النتائج مع صفانة (2013) على نبات الداليا و مع حسين و رمضان (2016) اللذين أشارا إلى زيادة عدد أفرع نبات الخردل .

أما عن تأثير البراسيونوليد فقد ادى إلى زيادة معنوية في متوسط هذه الصفة إذ تفوقت معاملة رش البراسيونوليد بتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ بـأعطائها أعلى متوسط عدد أفرع بلغ 9.99 فرع.نبات⁻¹ وبنسبة زيادة مقدارها 6.16% مقارنة بعدم رشه ، ويعد السبب إلى أن رش البراسيونوليد يساعد على زيادة امتصاص العناصر من التربة والاستفادة منها في نمو الأفرع الجانبية (El-Khallal *et al.*, 2009).

وأشار (Mandava *et al.* 1981) الى زيادة النمو عند رش البراسينوليد يمكن أن يعود الى تداخل البراسينوليد مع الهرمونات الداخلية الاخرى مما يؤدي الى الزيادة في صفات النمو الخضراء.

أما التداخل الثنائي بين حامض الهيومك والبراسينوليد فقد كان معنوياً في متوسط عدد الأفرع وكانت أعلى قيمة للتداخل عند التركيز 2 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و 2 ملغم.لتر^{-1} من البراسينوليد بلغ $10.25 \text{ فرع.نبات}^{-1}$ ولم تختلف معنوياً عن معاملتي الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و 1 ملغم.لتر^{-1} من البراسينوليد وبنسبة زيادة مقدارها ($14.14 \text{ و } 13.36$) على التتابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة اذ أعطت أقل قيمة للتداخل بلغت $8.98 \text{ فرع.نبات}^{-1}$.

جدول (7): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسينوليد وتداخلمهما في متوسط عدد الأفرع لنبات الحلبة (فرع.نبات $^{-1}$).

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسينوليد (ملغم.لتر $^{-1}$)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر $^{-1}$)
	4	2	1	0.5	0	
9.34	9.10	9.78	9.53	9.30	8.98	0
9.60	9.40	9.89	9.81	9.60	9.31	0.5
9.87	9.88	10.02	9.95	9.92	9.55	1
10.01	9.66	10.25	10.18	10.15	9.82	2
0.09	0.21				LSD 0.05	
	9.51	9.99	9.87	9.74	9.41	متوسط تأثير البراسينوليد
	0.11				LSD 0.05	

4-1-6 الوزن الجاف للمجموع الخضري (غم.نبات^{-1}) :

أظهرت نتائج الجدول (8) وجود فروق معنوية في متوسط الوزن الجاف للمجموع الخضري بتأثير تراكيز مختلفة من حامض الهيومك اذ أعطى تركيز 2 ملغم.لتر^{-1} أعلى متوسط لهذه الصفة بلغ $13.51 \text{ غم.نبات}^{-1}$ وبنسبة زيادة بلغت 25.67% مقارنة مع النباتات غير المعاملة ، أن الزيادة الحاصلة في متوسط الصفة يعود الى سرعة امتصاص حامض الهيومك عند رشه على الاوراق الذي يزيد من نشاط عمليات الايض في الخلايا النباتية فيشجع النمو والانقسامات الخلوية مما يؤدي الى زيادة المساحة الورقية التي تؤثر في زيادة التمثيل الضوئي ومن ثم زيادة المادة الجافة (ياسين والموسوي, 2014). فضلاً عن أن حامض الهيومك يساعد في تحسين نمو النبات وزيادة طول قطر الساق وزيادة كمية المواد المصنعة في الاوراق من الكاربوهيدرات والبروتينات اللازمة لبناء أنسجة النبات مما يؤدي الى زيادة الوزن الجاف للمجموع الخضري (Al-Haiani *et al.*, 2014). وهذه النتائج تتفق مع ياسين والموسوي (2014) على نبات الباميا .

أما عن تأثير رش البراسيونوليد بتراكيز مختلفة فتشير النتائج الى وجود فروق معنوية في متوسط الصفة فقد تفوق التركيز 2 ملغم.لتر^{-1} باعطائه أعلى متوسط بلغ $13.71 \text{ غم.نبات}^{-1}$ مقارنة بالنباتات غير المعاملة التي أعطت $10.57 \text{ غم.نبات}^{-1}$ وبلغت نسبة الزيادة 29.71% ، ويعود السبب الى دور البراسيونوليد في زيادة كفاءة عملية التمثيل الضوئي التي تؤدي الى زيادة صافي CO_2 الموجود في الورقة الذي يمثل الوحدة الاساسية لبناء الكاربوهيدرات (Mahgoub *et al.*, 2006) مما يؤدي الى زيادة الوزن الجاف للنبات وهذه النتائج تتماشى مع المنفجي (2016) نبات الكزبرة .

وأظهرت نتائج التداخل الثنائي بين تراكيز كل من حامض الهيومك والبراسيونوليد فروقاً معنوية في زيادة متوسط هذه الصفة عند معاملة بتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و2 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونوليد أعطى أعلى متوسط للتداخل بلغ 14.83 غم.نبات⁻¹ ولم تختلف معنويّاً عن معالتي الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 1 و 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونوليد إذ بلغت نسبة الزيادة (56.77 و 55.39 و 53.91) % على التتابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت 9.46 غم.نبات⁻¹.

جدول (8): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونوليد وتداخلهما في متوسط الوزن الجاف للمجموع الخضري لنبات الحلبة (غم.نبات⁻¹) .

حامض الهيومك	تراكيز البراسيونوليد (ملغم.لتر ⁻¹)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
10.75	9.48	12.63	11.55	10.66	9.46	0
11.49	10.70	13.38	12.24	11.29	9.87	0.5
12.45	11.95	14.02	13.18	12.13	10.96	1
13.51	11.50	14.83	14.70	14.56	11.97	2
0.30	0.66					LSD 0.05
	10.91	13.71	12.92	12.16	10.57	متوسط تأثير البراسيونوليد
	0.33					LSD 0.05

4-1-7 معدل النمو المطلق (غم.يوم⁻¹) :

أشارت نتائج الجدول (9) الى أن الرش بحامض الهيومك أثر معنوياً في معدل النمو المطلق، اذ ارتفع متوسط هذه الصفة الى $0.1066 \text{ غم.يوم}^{-1}$ عند الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ بعد أن كان $0.0868 \text{ غم.يوم}^{-1}$ عند النباتات غير المعاملة وبنسبة زيادة بلغت 22.81%， ويعود السبب الى دور حامض الهيومك في تشجيع النمو من خلال الزيادة الحاصلة في الوزن التي هي تعبير عن زيادة في معدل النمو النسبي للنبات (ياسين والموسوي، 2014) ويعود ذلك الى زيادة الحاصلة في الوزن الجاف للنبات (جدول 8) وزيادة ارتفاع النبات (جدول 5) وزيادة قطر الساق (جدول 6) الذي انعكس ايجاباً على زيادة معدل النمو المطلق .

كما بينت نتائج الجدول نفسه وجود تأثير معنوي لرش البراسيونولايد في معدل النمو المطلق، اذ ازداد متوسط الصفة من $0.0855 \text{ غم.يوم}^{-1}$ عند النباتات غير المعاملة الى $0.1073 \text{ غم.يوم}^{-1}$ عند معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ ونسبة زيادة بلغت 25.50% ويعود السبب الى دور البراسيونولايد في زيادة عملية التمثيل الضوئي وزيادة الوزن الجاف للنبات (جدول 8) وزيادة ارتفاع النبات (جدول 5) وزيادة قطر الساق (جدول 6) إذ أدى الى زيادة معدل النمو المطلق ، وتتفق النتائج مع ما توصل اليه المنتجى (2016) والحلفي (2017) على نبات الكزبرة .

كما أظهرت نتائج الجدول (9) أن تأثير التداخل بين تراكيز حامض الهيومك والبراسيونولايد كان معنوياً في معدل النمو المطلق (الذي يعبر عن كفاءة الفعاليات الحيوية للنبات خلال مدة زمنية معينة وهذه الكفاءة مرتبطة بعلاقة موجبة مع الصفات المظهرية والفسلジية للنبات) ،إذ حققت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونولايد أعلى قيمة لهذه الصفة

بلغت 0.1164 غم.يوم⁻¹ ولم تختلف معنويًا عن معاملتي الرش بالتركيز 2 ملغم.نبات⁻¹ من حامض الهيومك و 2 و 1 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيينولايد وبنسبة زيادة بلغت (49.61 و 47.81 و 47.04) % على التتابع عن النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل قيمة للصفة بلغت 0.0778 غم.يوم⁻¹.

جدول (9): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينولايد وتدخلهما في معدل النمو المطلق لنبات الحلبة (غم.يوم⁻¹) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيينولايد (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
0.0868	0.0779	0.0998	0.0923	0.0861	0.0778	0
0.0919	0.0864	0.1050	0.0971	0.0905	0.0806	0.5
0.0987	0.0961	0.1094	0.1036	0.0963	0.0882	1
0.1066	0.0919	0.1150	0.1144	0.1164	0.0952	2
0.0022	0.0048					LSD 0.05
	0.0881	0.1073	0.1019	0.0973	0.0855	متوسط تأثير البراسيينولايد
	0.0024					LSD 0.05

4-1-8 استدامة الكتلة الحيوية (غم.يوم⁻¹) :

لوحظ في نتائج الجدول (10) وجود فروق معنوية في متوسط استدامة الكتلة الحيوية (التي تُعبر عن حالة النمو باستدامة الزمن) بتأثير تراكيز متزايدة من حامض الهيومك ، إذ ارداد متوسط هذه الصفة من 549.4 غم.يوم⁻¹ عند النباتات غير المعاملة الى 696.5 غم.يوم⁻¹ عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 26.77 % ، ويعود السبب الى دور حامض الهيومك في الزيادة الحاصلة في ارتفاع النبات و قطر الساق و عدد الافرع والوزن الجاف (الجدوال 5، 6، 7، 8) التي أثرت في زيادة استدامة الكتلة الحيوية.

أما تأثير الرش بالبراسيونوليد بتراكيز مختلفة فتشير النتائج الى وجود فروق معنوية في متوسط هذه الصفة، اذ اعطى التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط بلغ 709.3 غم.يوم⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 31.55 % مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل متوسط للفترة بلغ 539.2 غم.يوم⁻¹ ، ويعود سبب الزيادة الحاصلة في متوسط استدامة الكتلة الحيوية الى تأثير البراسيونوليد في زيادة صفات النمو الخضري (ارتفاع النبات ، قطر الساق ، عدد الافرع ، الوزن الجاف) (الجدوال 5، 6، 7، 8) وتنماشى هذه النتائج مع ما حصل عليه الجبوري (2017) على نبات الشبت والحلفي (2017) على نبات الكزبرة .

كما اظهرت نتائج الجدول (10) أن تأثير التداخل بين تراكيز حامض الهيومك والبراسيونوليد كان معنويًّا في استدامة الكتلة الحيوية ، اذ تفوق التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك وتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونوليد باعطائه اعلى قيمة لاستدامة الكتلة الحيوية بلغت 769.7 غم.يوم⁻¹ ولم تختلف معنويًّا عن معالتي الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 1 و 0.5 ملغم.لتر⁻¹

من البراسيونلايد ونسبة زيادة بلغت (55.70 و 58.81 و 60.52) % على التتابع مقارنة مع النباتات

غير المعاملة التي اعطت اقل قيمة للصفة بلغت 479.5 غم.يوم⁻¹.

جدول (10): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونلايد وتدخلهما في متوسط استدامة الكتلة الحيوية لنبات الحلبة (غم.يوم⁻¹) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيونلايد (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
549.4	480.6	650.5	592.2	544.3	479.5	0
589.4	546.5	691.2	629.6	578.2	501.5	0.5
640.3	611.4	725.6	680.4	623.5	560.5	1
696.5	589.7	769.7	761.5	746.6	615.2	2
16.0	35.7					LSD 0.05
	557.1	709.3	665.9	623.2	539.2	متوسط تأثير البراسيونلايد
	17.9					LSD 0.05

4-2 تأثير حامض الهيومك وهرمون البراسيونولайд وتدخلهما في بعض الصفات

الكيميائية في المجموع الخضري لنبات الحلبة .

4-2-1 محتوى النتروجين في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات⁻¹) :

أظهرت نتائج الجدول (11) وجود فروق معنوية في متوسط محتوى النتروجين في نبات الحلبة، إذ أعطى الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط للصفة بلغ 137.72 ملغم.نبات⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 45.23% عن النباتات غير المعاملة التي حققت أقل متوسط للصفة بلغ 94.83 ملغم.نبات⁻¹، ويعود سبب ارتفاع محتوى النتروجين إلى أن حامض الهيومك غني بعنصر النتروجين وعند رشه على الأوراق يزداد الامتصاص المباشر له ، أو قد يعود السبب إلى أن حامض الهيومك يزيد من نفاذية الاغشية الخلوية ويسهل عملية انتقال المغذيات لاسيما (النتروجين ، الفسفور ، البوتاسيوم) مما يؤدي إلى زيادة كفاءة النبات لامتصاص العناصر وتراكمها في الأوراق (سلمان وساجت ، 2013) وربما حامض الهيومك زاد من نسبة العناصر الممتصة بسبب تنشيطه أنزيم H-ATPase في الغشاء الخلوي للخلايا وأن هذا الإنزيم يزيد من امتصاص وانتقال العناصر الغذائية والاحماس الأمينية عن طريق الخشب واللحاء (Qian et al. , 2013) ويعد السبب إلى دور حامض الهيومك الذي سبب زيادة في عدد العقد البكتيرية (جدول 4) الذي انعكس ايجاباً في زيادة محتوى النتروجين . وتنماشي النتائج مع ما حصل عليه العلاف (2012) على شتلات اليونكي دنيا البذرية و (2017) Al-Khattab على شتلات الزيتون .

أما عن تأثير رش البراسيونوليد فيبنت النتائج وجود فروق معنوية في متوسط الصفة ، اذ حققت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط بلغ 140.30 ملغم.نبات⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 49.35 % عن النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل متوسط للصفة بلغ 93.94 ملغم.نبات⁻¹ ، ويعود السبب الى دور البراسيونوليد الذي يعمل على تشفير الجينات المسؤولة عن زيادة انتاج الجبرلين في القمم الجذرية وزيادة امتصاص العناصر ، وبما أن البراسيونوليد هو مركب ستيرويدي والستيرويادات لها القابلة على الارتباط بالامينات المتعددة Polyamines وزيادة أزموزية الخلايا لصالح دخول الماء والعناصر الغذائية ، كذلك أن Glucobrasscin هو مركب من البراسيونسترويدات وهذا المركب يتأيض الى الاوكسين الذي يزيد من نمو المجموع الجذري ومن ثم يؤدي الى زيادة قابلية الامتصاص للعناصر الغذائية ومنها عناصر النتروجين والفسفور والبوتاسيوم والمغنيسيوم (Ross and Verma *et al.* (2009) . وأشار Quittenden (2016; Hayat and Ahmed ,2011) أن البراسيونوليد يؤثر في الصفات الفسيولوجية للنبات مثل تحفيز امتصاص العناصر الغذائية ، فضلاً عن ذلك فأأن البراسيونوليد يساعد في زيادة امتصاص العناصر الموجودة في التربة وهذا يؤدي الى زيادة محتوى الاوراق من النتروجين في النباتات (El-Khallal *et al.* 2009) ويعود السبب الى دور البراسيونوليد الذي سبب زيادة في عدد العقد البكتيرية (جدول 4) الذي انعكس ايجاباً في زيادة محتوى النتروجين.

أما التداخل الثاني بين حامض الهيومك والبراسيونوليد فقد أظهرت النتائج أن هناك فروق معنوية في متوسط محتوى النتروجين في نبات الحلبة ، اذ بلغ أعلى متوسط له 160.03 ملغم.نبات⁻¹ عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك والتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونوليد ولم يختلف

معنويًّا عن تركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 1 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيينوليد وبنسبة زيادة بلغت (107.74 و 113.20) % على التابع عن النباتات غير المعاملة التي كان متوسطها 75.06 ملغم.نبات⁻¹.

جدول (11): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينوليد وتدخلهما في متوسط محتوى التتروجين في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.نبات⁻¹) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيينوليد (ملغم.لتر ⁻¹)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
94.83	77.53	123.2	105.93	92.43	75.06	0
107.19	94.46	133.71	119.15	104.37	84.26	0.5
122.63	115.68	144.27	132.92	120.18	100.10	1
137.72	107.82	160.03	155.93	148.45	116.35	2
3.84	8.59					LSD 0.05
	98.87	140.30	128.48	116.36	93.94	متوسط تأثير البراسيينوليد
	4.30					LSD 0.05

4-2-2 محتوى الفسفور في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات⁻¹) :

بيّنت نتائج الجدول (12) أن رش حامض الهيومك أثر معنويًا في متوسط محتوى الفسفور في نبات الحلبة ، اذ ازداد متوسط الصفة من 20.14 ملغم.نبات⁻¹ عند النباتات غير المعاملة الى 28.33 ملغم.نبات⁻¹ عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 40.67 % ، ويعود السبب الى دور حامض الهيومك الذي سبب نشاطاً في حجم الجذر وقطر الساق وعدد الافرع (الجداول 3 ، 6 ، 7) مما يتطلب امتصاص كمية أكبر من الفسفور لسد حاجة النبات لتكوين الاغشية الخلوية مثل غشاء البلاستيدات الخضر والبلازمما والمایتوکوندريا فضلاً عن ذلك دخوله في تكوين المركبات الغنية بالطاقة التي بوصفها عوامل مساعدة للأنزيمات (أبو صاحي و اليونس ، 1988) مما أدى الى زيادة محتوى الفسفور في الاوراق ، وأشار Karmegam and Daniel (2008) الى أن حامض الهيومك يزيد من نفاذية الاغشية الخلوية وامتصاص العناصر الغذائية ، ومن هنا جاءت الزيادة في محتوى الاوراق من العناصر الغذائية ومن ضمنها الفسفور (الحمداني ، 2016) .

أما عن تأثير رش البراسيونوليد فكان معنويًا ، اذ حققت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط للصفة بلغ 28.95 ملغم.نبات⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 46.29 % مقارنة مع النباتات غير المعاملة ، ويعود السبب الى دور البراسيونوليد في زيادة حجم الجذر (الجدول 3) الذي يزيد من قدرة النبات على امتصاص العناصر الغذائية و من ضمنها الفسفور الذي ينعكس ايجاباً في زيادة محتوى الفسفور في المجموع الخضري (Bera *et al.*, 2008) كما يعود السبب الى دور البراسيونوليد الذي يعمل على تشفير الجينات المسئولة عن زيادة انتاج الجبرلين في القمم الجذرية وزيادة امتصاص العناصر ، وبما أن البراسيونوليد هو مركب ستيرويدي والستيرويديات لها القابلة على الارتباط بالامينات

المتعددة Polyamines وزيادة أزموزية الخلايا لصالح دخول الماء والعناصر الغذائية ، كذلك أن Glucobrasscin هو مركب من البراسيونسترويدات وهذا المركب يتآيضاً إلى الاوكسين الذي يزيد من نمو المجموع الجذري مما يؤدي إلى زيادة قابلية الامتصاص للعناصر الغذائية ومنها عناصر (Ross and Quittenden ,2016; Hayat and Ahmed ,2011) على نبات الكزبرة .

أما التداخل الثاني فقد كان معنوياً في هذه الصفة كما أوضحته نتائج الجدول (12) ، إذ أعطت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 2 و 1 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونولايد أعلى قيمة للتداخل بلغت (32.47 و 31.79) ملغم.نبات⁻¹ وبنسبة زيادة مقدارها (108.05 و 112.5) % على التتابع عن النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل قيمة للتداخل بلغت 15.28 ملغم.نبات⁻¹ .

جدول (12): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتداخلهما في متوسط محتوى الفسفور في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.نبات⁻¹) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيونولايد (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
20.14	17.00	25.77	22.58	20.06	15.28	0
22.69	20.35	27.81	24.88	22.14	18.28	0.5
25.50	24.04	29.73	27.53	24.91	21.31	1
28.33	22.77	32.47	31.79	30.32	24.29	2
0.75	1.68					LSD 0.05
	21.04	28.95	26.70	24.36	19.79	متوسط تأثير البراسيونولايد
	0.84					LSD 0.05

4-2-3 محتوى البوتاسيوم في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات⁻¹) :

أشارت نتائج الجدول (13) بأن زيادة تراكيز حامض الهيومك اثر معنوياً في زيادة محتوى البوتاسيوم في نبات الحلبة إذ ازداد متوسط الصفة من 74.33 ملغم.نبات⁻¹ عند النباتات غير المعاملة الى 100.17 ملغم.نبات⁻¹ عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ وبلغت نسبة الزيادة 34.76 %، ويعود السبب الى دور حامض الهيومك في زيادة نفاذية الاغشية وزيادة النمو ومن ثم زيادة في محتوى البوتاسيوم (Islam and Munda, 2012). وأشار Sarwar *et al.* (2014) أن رش النبات بحامض الهيومك يعني تجهيزه للبوتاسيوم ، فضلاً عن دوره في تنشيط العمليات الحيوية وزياد نفاذية الاغشية الخلوية .

وأوضحت النتائج وجود تأثير معنوي عند رش البراسينوليد اذ بلغ اعلى متوسط للصفة 104.15 ملغم.نبات⁻¹ عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ وبنسبة زيادة مقدارها 42.61 % مقارنة مع التركيز 0 من البراسينوليد الذي كان متوسطه 73.03 ملغم.نبات⁻¹ ، ويعود السبب الى دور البراسينوليد في زيادة حجم الجذر (الجدول 3) الذي يزيد من قدرة النبات على امتصاص العناصر الغذائية و من ضمنها البوتاسيوم (Bera *et al.*, 2008; Verma *et al.*, 2009). وأوضح El-Khallal *et al.* (2009) أن رش البراسينوليد يؤثر في الصفات الفسيولوجية للنبات مثل تحفيز امتصاص العناصر الغذائية ، فضلاً عن ذلك أن البراسينوليد يساعد في زيادة امتصاص العناصر الموجودة في التربة مما يؤدي الى زيادة محتوى النباتات من البوتاسيوم (El-Khallal *et al.*, 2009). ويعد السبب أيضاً الى دور البراسينوليد الذي يعمل على تشفير الجينات المسئولة عن زيادة انتاج الجبرلين في القمم الجذرية وزيادة امتصاص العناصر ، وبما أن البراسينوليد هو مركب ستيرويدي والستيرويديات لها القابلة على الارتباط بالامينات

المتعددة أزموزية الخلايا لصالح دخول الماء والعناصر الغذائية ، كذلك أن مركب Glucobrasscin هو من البراسيونسترويدات وهذا المركب يتآيُض إلى الاوكسين الذي يزيد من نمو المجموع الجذري مما يؤدي إلى زيادة قابلية الامتصاص للعناصر الغذائية الموجودة في التربة (Ross and Quittenden, 2016; Hayat and Ahmed, 2011) على منها عناصر التتروجين والفسفور والبوتاسيوم والمغنيسيوم . وتنماشى هذه النتائج مع ما حصل عليه المنتجى (2016) على نبات الكزبرة .

كما بينت نتائج التداخل الثنائي بين حامض الهيومك والبراسيونولايد وجود فروق معنوية في متوسط هذه الصفة أذ أعطى التركيز 2 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و 1 ملغم.لتر^{-1} من البراسيونولايد أعلى متوسط للتداخل بلغ $113.86 \text{ ملغم.نبات}^{-1}$ وبنسبة زيادة مقدارها 99.06 % مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل متوسط للتداخل بلغ $57.20 \text{ ملغم.نبات}^{-1}$.

جدول (13): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايد وتدخلهما في متوسط محتوى البوتاسيوم في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.نبات $^{-1}$) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيونولايد (ملغم.لتر $^{-1}$)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم.لتر $^{-1}$)
	4	2	1	0.5	0	
74.33	62.85	90.31	85.50	75.79	57.20	0
85.96	78.98	103.01	93.82	84.71	69.28	0.5
96.29	86.66	111.12	106.89	96.05	80.71	1
100.17	81.76	112.15	113.86	108.13	84.94	2
2.64	5.91					LSD 0.05
	77.56	104.15	100.02	91.17	73.03	متوسط تأثير البراسيونولايد
	2.95					LSD 0.05

4-2-4 محتوى المغنيسيوم في المجموع الخضري للنبات (ملغم.نبات⁻¹) :

أوضحت نتائج الجدول (14) إلى وجود فروق معنوية في متوسط محتوى المغنيسيوم في نبات الحلبة بتأثير تراكيز مختلفة من حامض الهيومك إذ ازداد متوسط الصفة بزيادة التراكيز من 0 إلى 2 ملغم.لتر⁻¹ أذ أعطى التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى قيمة بلغت 27.83 ملغم.نبات⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 45.17 % مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل قيمة بلغت 19.17 ملغم.نبات⁻¹ ويعود السبب إلى دور حامض الهيومك في تسهيل عملية امتصاص العناصر ومن ضمنها المغنيسيوم من محلول التربة إذ تعد هذه الحوامض نوافل للأيونات موجبة الشحنة وسالبة الشحنة بسبب امتلاكها للمجاميع الفعالة كالهيدروكسيل hydroxyl group والكاربوكسيل Carboxyl group فضلاً عن دورها في زيادة نفاذية الأغشية الخلوية وكل هذا يسهل عملية امتصاص وانتقال العناصر الغذائية من محلول التربة إلى داخل خلايا وانسجة النبات (Donald, 2004) وذكر عبد أمين وعباس (2017) أن رش النبات بحامض الهيومك ساعد في زيادة نشاط النمو الخضري مما أسهم بشكل مباشر وغير مباشر في زيادة قدرة النبات على امتصاص العناصر وتراكمها في الانسجة النباتية لاسيما المغنيسيوم.

أما عن تأثير الرش بالبراسيونوليد بتراكيز متزايدة فأوضحت النتائج إلى وجود فروق معنوية في متوسط الصفة ، فقد تفوق تركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ باعطائه أعلى متوسط بلغ 28.35 ملغم.نبات⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 49.37 % مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي بلغت 18.98 ملغم.نبات⁻¹ ، ويعود السبب إلى دور البراسيونوليد الذي يعمل على تشفير الجينات المسئولة عن زيادة انتاج الجبرلين في القمم الجذرية وزيادة امتصاص العناصر ، وبما أن البراسيونوليد هو مركب ستيرويدي والستيرويادات لها القابلة على الارتباط بالامينات المتعددة Polyamines وزيادة أزموزية الخلايا لصالح دخول الماء

والعناصر الغذائية ، كذلك أن مركب Glucobrasscin هو من البراسيونسترويدات وهذا المركب يتأثير إلى الاوكسين الذي يزيد من نمو المجموع الجذري مما يؤدي إلى زيادة قابلية الامتصاص للعناصر الغذائية الموجودة في التربة ومنها عناصر النتروجين والفسفور والبوتاسيوم والمغنيسيوم . (Ross and Quittenden ,2016; Hayat and Ahmed ,2011)

أما التداخل الثنائي بين حامض الهيومك و البراسيونولايد فقد كان معنويًا في متوسط محتوى المغنيسيوم في نبات الحلبة إذ أعطى التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 2 و 1 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونولايد أعلى قيمة للتداخل بلغت (31.51 و 32.34) ملغم.نبات⁻¹ على التتابع وبنسبة زيادة مقدارها (113.18 و 107.71) % على التتابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي بلغت 15.17 ملغم.نبات⁻¹ .

جدول (14): تأثير رش حامض الهيومك و هرمون البراسيونولايد و تداخلهما في متوسط محتوى المغنيسيوم في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.نبات⁻¹) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيونولايد (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
19.17	15.67	24.89	21.42	18.68	15.17	0
21.66	19.09	27.01	24.08	21.10	17.02	0.5
24.78	23.39	29.16	26.86	24.27	20.22	1
27.83	21.78	32.34	31.51	29.99	23.52	2
0.78	1.74					LSD 0.05
	19.98	28.35	25.97	23.51	18.98	متوسط تأثير البراسيونولايد
	0.87					LSD 0.05

4-2-5 محتوى الحديد في المجموع الخضري للنبات (ملغم.كغم⁻¹) :

أشارت نتائج الجدول (15) ان تأثير حامض الهيومك كان معنواً في متوسط محتوى الحديد في نبات الحلبة اذ ازداد متوسط الصفة من 596.6 ملغم.كغم⁻¹ عند النباتات غير المعاملة الى 653.0 ملغم.كغم⁻¹ عند المعاملة 2 ملغم.لتر⁻¹ وبلغت نسبة الزيادة 9.45 % ، ويعود السبب الى ما يحتويه حامض الهيومك من أحماض عضوية التي تزيد من نفاذية الأغشية الخلوية إذ ان هذه الأحماض تعدل الفوسفوليبيدات للأغشية الخلوية مما يصبح الغشاء الخلوي أفضل في نقل العناصر الغذائية من خارج الخلية الى السايتوبلازم مما يحسن من الحالة التغذوية وامتصاص العناصر (الصحف, 1989). وأن حامض الهيومك يعمل على زيادة امتصاص العناصر الكبرى مثل الفسفور والبوتاسيوم وبعض العناصر الصغرى مثل الحديد (Katkat *et al.*, 2009).

أما تأثير رش البراسيونولايد فقد كان معنواً في متوسط هذه الصفة ، إذ ازداد متوسط الصفة من 599.4 ملغم.كغم⁻¹ عند النباتات غير المعاملة الى 652.3 ملغم.كغم⁻¹ عند المعاملة 2 ملغم.لتر⁻¹ وبنسبة زيادة مقدارها 8.83 % ، ويعود السبب الى دور البراسيونولايد في زيادة حجم الجذر (الجدول 3) الذي يزيد من قدرة النبات على امتصاص العناصر الغذائية و من ضمنها الحديد (Verma *et al.* (2009) . وبين (Bera *et al.*, 2008) أن رش هرمون البراسيونولايد يؤثر في الصفات الفسيولوجية للنبات مثل تحفيز امتصاص العناصر الغذائية ، فضلاً عن ذلك فإن البراسيونولايد يساعد في زيادة امتصاص العناصر الموجودة في التربة مما يؤدي الى زيادة محتوى النباتات المرشوشة بهرمون البراسيونولايد من الحديد (El-Khallal *et al.*, 2009) . وتتماشى النتائج مع الحلفي (2017) على نبات الكزبرة .

وأوضحت نتائج الجدول (15) أن التداخل الثنائي بين تراكيز حامض الهيومك والبراسيونلايد كان معنوياً في متوسط محتوى الحديد في نبات الحلبة إذ أعطت المعاملة 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 2 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونلايد أعلى قيمة للتداخل بلغت 684.6 ملغم.كغم⁻¹ وبنسبة زيادة مقدارها 27.11% مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت 538.6 ملغم.كغم⁻¹.

جدول (15): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونلايد وتداخليهما في متوسط محتوى الحديد في المجموع الخضري لنبات الحلبة (ملغم.كغم⁻¹) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيونلايد (ملغم.لتر ⁻¹)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
596.6	589.6	634.3	617.5	603.1	538.6	0
622.3	609	640.9	636.0	622.1	603.4	0.5
639.5	640.7	649.4	644.9	643.2	619.3	1
653.0	625.9	684.6	660.0	657.9	636.4	2
6.1	13.7					LSD 0.05
	616.3	652.3	639.6	631.6	599.4	متوسط تأثير البراسيونلايد
	6.8					LSD 0.05

4-2-6 محتوى الكلوروفيل في الاوراق (spad) :

أوضحت نتائج الجدول (16) أن رش حامض الهيومك أثر معنويًا في متوسط محتوى الكلوروفيل في اوراق نبات الحلبة ، اذ ازداد متوسط الصفة من 51.10 spad عند النباتات غير المعاملة الى 57.48 spad عند الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 12.49% ، ويعود السبب الى دور حامض الهيومك في زيادة نفاذية الاغشية الخلوية مما يساعد على زيادة نفاذية العناصر ومنها عنصر النتروجين الذي يدخل في تركيب مجاميع porphyrin الاربعة الداخلة في تركيب الكلوروفيل وعنصر المنغنيز الذي يساعد على بناء الكلوروفيل من خلال اختزال النترات داخل النبات بوساطة عمله كمعدل أنزيمي لأنزيم Nitrite Reductase وانزيم Hydroxylamin Reductase مما تتوفر كميات مناسبة من عنصر النتروجين الذي يعد المكون الرئيس لجزئية الكلوروفيل (فرحان ،2008). وكذلك دور حامض الهيومك في زيادة نفاذية العناصر للنبات ومنه عنصر المغنيسيوم الذي له دور في بناء جزئية الكلوروفيل مما زاد في محتوى الاوراق من الكلوروفيل (حسين ورمضان ,2016). وأشار جندية (2003) أن حامض الهيومك يعمل على زيادة نفاذية الاغشية مما يساعد على زيادة نفاذ عناصر الغذائية الكبرى والصغرى ومنها النتروجين والحديد (الجدائل 11 و15) إذ أن 70% من نتروجين الورقة يدخل في صيغة الكلوروفيل و 80% من الحديد يوجد في البلاستيدات الخضر مما يحسن من عملية التمثيل الضوئي . وتتماشى النتائج مع ما توصل اليه حسين ورمضان (2016) على نبات الخردل الابيض و جودي (2013) على الاجاص الياباني .

أما عن تأثير رش البراسيوليد فكان معنويًا ، اذ حققت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط لمحتوى الكلوروفيل في الاوراق بلغ 57.22 spad مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي

أعطت spad 51.78 وبنسبة زيادة بلغت 10.51 % ، ويعد سبب زيادة محتوى الكلوروفيل في الاوراق الى دور هرمون البراسيونولايدي في تثبيط إنزيم Chlorophyllase المسؤول عن تحلل الكلوروفيل مما أدى الى تراكم الكلوروفيل في الاوراق وعدم نقصانه (Fariduddin *et al.*, 2003). تتماشى هذه النتائج مع الجبوري (2017) على نبات الشبتنت .

أما تأثير التداخل الثنائي فقد كان معنوياً في هذه الصفة كما أوضحته نتائج الجدول (16) اذ أعطت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 2 و 1 و 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونولايدي أعلى قيمة للتداخل بلغت (59.79 و 59.10 و 58.78) spad على التتابع وبنسبة زيادة مقدارها (25.69% و 24.24% و 23.57%) على التتابع عن النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل قيمة للتداخل بلغت 47.57 .

جدول (16): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايدي وتداخلهم في محتوى الكلوروفيل في أوراق نبات الحلبة (spad).

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيونولايدي (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
51.10	49.07	55.32	52.85	50.70	47.57	0
53.54	51.62	56.25	55.54	53.50	50.77	0.5
56.08	56.25	57.51	56.87	56.64	53.11	1
57.48	54.07	59.79	59.10	58.78	55.65	2
0.92	2.06					LSD 0.05
	52.75	57.22	56.09	54.91	51.78	متوسط تأثير البراسيونولايدي
	1.03					LSD 0.05

4-2-7 نسبة الكاربوهيدرات في المجموع الخضري (%) :

لوحظ في نتائج الجدول (17) ان تأثير حامض الهيومك كان معنواً، إذ ارتفع متوسط نسبة الكاربوهيدرات في المجموع الخضري لنبات الحلبة من 16.21 % عند التركيز 0 من حامض الهيومك الى 18.25 % عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ وبلغت نسبة الزيادة 12.58 % ، ويعود السبب الى دور حامض الهيومك في زيادة محتوى الكلوروفيل في الاوراق (جدول 16) مما يؤدي الى زيادة في كفاءة التمثيل الضوئي وزيادة نواتجها كالكاربوهيدرات (عبد الحياني , 2016). وأوضح العلي وعبد المجيد (2013) أن زيادة الكلوروفيل وما يتبعه من زيادة نواتج التمثيل الضوئي الذي يؤدي الى زيادة نسبة الكاربوهيدرات المصنعة .

وأن إضافة البراسينوليد له تأثير معنوي في زيادة متوسط هذه الصفة عند تركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ بلغ متوسط هذه الصفة 18.15 % وكانت نسبة الزيادة 10.33 % مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت 16.45 % ، ويعد سبب زيادة محتوى الكاربوهيدرات في النبات الى دور البراسينوليد في زيادة كفاءة تمثيل الكربون التي زادت من صافي CO_2 الذي يعد الوحدة النهائية لهيكل الكاربوهيدرات (Mahgoub *et al.*, 2006) ويعود تأثير البراسينوليد في تثبيت CO_2 في عملية التمثيل الضوئي من خلال تأثيره في فعالية إنزيم carbonic anhydrase وهذا الإنزيم يحفز التحول البيئي بين CO_2 و HCO_3^- الذي يزيد من توافر الـ CO_2 لإنزيم Rubisco (هو اسم مختصر لأنزيم الذي يؤدي دوراً مهماً في الخطوة الاولى الرئيسية في تثبيت الكربون وهي عملية تحويل ثنائي أوكسيد الكربون في الهواء الجوي الى جزيئات عالية المحتوى من الطاقة) مما يؤدي الى زيادة كفاءة عملية التمثيل

الصوئي (Sadeghi and Shekafandeh, 2014) التي بدورها تزيد من كمية الكاربوهيدرات في المجموع الخضري للنبات .

أما نتائج التداخل الثنائي مابين حامض الهيومك وهرمون البراسيونوليد فقد أظهرت النتائج وجود فروق معنوية في متوسط هذه الصفة وكان أعلى قيمة للتداخل عند التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 2 و 1 و 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونوليد هي (18.96 و 18.74 و 18.64) % على التابع وبنسبة زيادة مقدارها (23.53 و 24.19 و 25.65) % على التابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل قيمة للتداخل هي 15.09 % .

جدول(17): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونوليد وتداخلهما في متوسط نسبة الكربوهيدرات في المجموع الخضري لنبات الحلبة (%)

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيونوليد (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
16.21	15.56	17.54	16.76	16.08	15.09	0
16.98	16.37	17.84	17.62	16.97	16.10	0.5
17.78	17.84	18.24	18.04	17.96	16.85	1
18.25	17.15	18.96	18.74	18.64	17.75	2
0.29	0.64					LSD 0.05
	16.73	18.15	17.79	17.41	16.45	متوسط تأثير البراسيونوليد
	0.32					LSD 0.05

4-2-8 نسبة البروتين في المجموع الخضري (%) :

بينت نتائج الجدول (18) إلى وجود فروق معنوية في متوسط نسبة البروتين في المجموع الخضري لنباتات الحلبة بتأثير رش تراكيز مختلفة من حامض الهيومك ، اذ أعطى الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط للصفة بلغ 14.68 % وبنسبة زيادة بلغت 12.49% عن النباتات غير المعاملة التي حققت أقل متوسط للصفة بلغ 13.05% ، ويعود السبب الى أن حامض الهيومك يحتوي على نسبة من النتروجين إذ تكون مجموع خضري كثيف فضلاً عن زيادة امتصاص النتروجين الذي انعكس بدوره الى زيادة نواتج التمثيل الضوئي وزيادة نسبة البروتين في النبات (صادق وأخرون 2009). فضلاً عن دوره في تنشيط أنزيم nitrate reductase المسؤول عن اخترال النترات الى امونيا والتي هي الاساس في تكوين الاحماض الامينية اللازمة لتكوين البروتينات (مطلوب وأخرون 2002) وتعود الزيادة في نسبة البروتين بسبب الزيادة الحاصلة في محتوى النتروجين (جدول 11) .

أما عن تأثير رش البراسيونوليد فأوضحت النتائج وجود فروق معنوية في متوسط هذه الصفة ، إذ حققت المعاملة 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط بلغ 14.61 % وبنسبة زيادة بلغت 10.51% عن النباتات غير المعاملة التي أعطت اقل متوسط للصفة بلغ 13.22% ، وأن زيادة نسبة البروتين في المجموع الخضري عند رش البراسيونوليد يعود الى زيادة محتوى النتروجين (جدول 11) في النبات . وتنتمى هذه النتائج مع ما توصل اليه الجبوري (2017) على نبات الشبتنت .

أما التداخل الثنائي بين حامض الهيومك والبراسيونوليد فقد اظهرت النتائج أن هناك فروق معنوية في متوسط نسبة البروتين في المجموع الخضري للنبات ، إذ بلغ أعلى متوسط له عند التركيز 2 ملغم .لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 2 و 1 و 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيونوليد هو (15.27

و 15.09 و 15.01) % على التتابع وبنسبة زيادة بلغت (23.54 و 24.20 و 25.68) % على

التتابع عن النباتات غير المعاملة التي كان متوسطها 12.15 % .

جدول(18): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينولايد وتدخلهما في متوسط نسبة البروتين

في المجموع الخضري لنبات الحبة (%).

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيينولايد (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
13.05	12.53	14.13	13.50	12.94	12.15	0
13.67	13.18	14.37	14.19	13.66	12.97	0.5
14.32	14.38	14.69	14.53	14.47	13.57	1
14.68	13.81	15.27	15.09	15.01	14.21	2
0.24	0.53					LSD 0.05
	13.47	14.61	14.33	14.02	13.22	متوسط تأثير البراسيينولايد
	0.26					LSD 0.05

4-3 تأثير حامض الهيومك وهرمون البراسيونوليد وتدخلهما في صفات مكونات الحاصل لنبات الحلبة .

4-3-1 عدد القرنات في النبات الواحد (قرنة.نبات¹) :

أشارت نتائج الجدول (19) الى أن رش حامض الهيومك أثر معنوياً في متوسط عدد القرنات لنبات الحلبة ، إذ ارتفع متوسط هذه الصفة الى 23.45 قرنة.نبات¹ عند الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر¹ بعد أن كان 16.21 قرنة.نبات¹ عند النباتات غير المعاملة وبنسبة زيادة بلغت 44.66% ، ويعود سبب الزيادة الى دور حامض الهيومك في زيادة مؤشرات النمو الخضري لاسيما الزيادة في محتوى الكلوروفيل في الاوراق (جدول 16) مما زاد من تراكم المواد المصنعة من نواتج التمثيل الضوئي في الاوراق وانتقال هذه النواتج الى البراعم الزهرية والقرنات في مراحل نمو النبات المختلفة مما ادى الى زيادة في عدد القرنات (الدليمي والجميلي, 2017). وبما ان حامض الهيومك يؤدي الى زيادة نفاذية أغشية الخلية وعملية التمثيل الضوئي وهذا انعكس في زيادة عدد الافرع (جدول 7) أو الزيادة في المجموع الخضري مما ادى الى زيادة عدد القرنات . فضلاً عن دور حامض الهيومك في تحسين النمو الخضري وتقليل التنافس الغذائي بين القرنات مما يؤدي الى زيادة عدد القرنات في النبات نبات الخردل الابيض .

كما بينت نتائج الجدول نفسه وجود تأثير معنوي لرش البراسيونوليد في متوسط هذه الصفة ، إذ ازداد متوسط الصفة من 17.49 قرنة.نبات¹ عند النباتات غير المعاملة الى 23.03 قرنة.نبات¹

عند معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 31.68 % ، ويعود السبب الى دور البراسيينولايد في نضوج القرنات من خلال تنشيط العامل الضروري في النضوج وهو Maturation Promoting Factor (MPF) الذي يزيد من سرعة نضوج وامتلاء القرنات وزيادة عددها (Buchanan *et al.*, 2015).

كما أظهرت نتائج الجدول (19) ان تأثير التداخل بين حامض الهيومك والبراسيينولايد كان معنوياً في متوسط عدد القرنات لنبات الحلبة ، إذ حققت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 2 و 1 و 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من البراسيينولايد أعلى قيمة بلغت (26.83 و 26.27 و 25.43) قرنة.نبات⁻¹ على التتابع وبنسبة زيادة بلغت (78.51 و 74.78 و 69.19) % على التتابع عن النباتات غير المعاملة التي أعطت اقل قيمة بلغت 15.03 قرنة.نبات⁻¹.

جدول (19): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينولايد وتداخلها في متوسط عدد القرنات في النبات الواحد لنبات الحلبة (قرنة.نبات⁻¹) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيينولايد (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
16.21	15.53	17.90	16.63	15.93	15.03	0
19.88	17.83	23.07	22.77	19.17	16.57	0.5
22.19	20.77	24.33	23.80	23.43	18.60	1
23.45	18.93	26.83	26.27	25.43	19.77	2
0.71	1.58					LSD 0.05
	18.27	23.03	22.37	20.99	17.49	متوسط تأثير البراسيينولايد
	0.79					LSD 0.05

4-3-2 وزن البذور في القرنة الواحدة (غم.قرنة⁻¹) :

أظهرت نتائج الجدول (20) وجود فروق معنوية في متوسط وزن البذور في القرنة الواحدة بتأثير تراكيز متزايدة من حامض الهيومك اذ أعطى التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط لهذ الصفة بلغ 0.1779 غم.قرنة⁻¹ وبنسبة زيادة مقدارها 20.77% مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل متوسط للفترة 0.1473 غم.قرنة⁻¹ ، ويعود سبب الزيادة الى دور حامض الهيومك في زيادة نفاذية الاغشية الخلوية مما يسهل ويسع عملية الامتصاص العناصر الغذائية عن طريق الجذر أو الاوراق وانتقالها الى الاوراق ثم تراكم المواد المصنعة في البذور مما تؤدي الى زيادة في وزن البذور (Katkat *et al.*, 2009) فضلاً عن دور حامض الهيومك في زيادة مؤشرات النمو الخضري لا سيما الزيادة في محتوى الكلوروفيل بالاوراق وهذا زاد من تراكم المواد المصنعة من نواتج التمثيل الضوئي في الاوراق وانتقال هذه النواتج الى البراعم الزهرية والقرنات وتمثل ذلك بزيادة عدد القرنات ووزن البذور . (الدليمي والجميلي, 2017).

كما بينت نتائج الجدول (20) وجود فروق معنوية في متوسط وزن البذور في القرنة الواحدة بتأثير تراكيز مختلفة من البراسيونلايد ، اذ أعطى التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط للفترة بلغ 0.1681 غم.قرنة⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 8.31% مقارنة مع النباتات غير المعاملة ، ويعود سبب زيادة وزن البذور في القرنة الواحدة الى دور البراسيونلايد في زيادة قيم المواد المغذية مثل البروتينات والكاربوهيدرات (Bera *et al.*, 2008) ويعود السبب الى دور البراسيونلايد في تنظيم نمو النبات من خلال أزالة التأثيرات السلبية التي تسببها عملية انتاج الخلايا النباتية لبيروكسيد الهيدروجين مما تؤدي الى زيادة في نفاذية الاغشية الخلوية وزيادة قدرة الاوراق على القيام بعملية التمثيل الضوئي مما تزداد

المواد المصنعة خلال عملية التمثيل الضوئي (Luo *et al.*, 2014) التي لها تأثير ايجابي في زيادة وزن البذور.

أما التداخل الثنائي بين حامض الهيومك والبراسيينولايد فقد كان معنوياً في متوسط وزن البذور في القرنة الواحدة إذ أعطى التركيز 1 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و 1 و $0.5 \text{ ملغم.لتر}^{-1}$ من البراسيينولايد أعلى قيمة للتداخل بلغت (0.1833 و 0.1820) غم.قرنة^{-1} على التتابع وبنسبة زيادة بلغت (35.08 و 34.12) % على التتابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل قيمة بلغت $0.1357 \text{ غم.قرنة}^{-1}$.

جدول (20): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينولايد وتداخلهما في متوسط وزن البذور في القرنة الواحدة لنبات الحلبة (غم.قرنة^{-1}).

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيينولايد (ملغم.لتر^{-1})					تراكيز حامض الهيومك (ملغم.لتر^{-1})
	4	2	1	0.5	0	
0.1473	0.1460	0.1487	0.1547	0.1513	0.1357	0
0.1612	0.1523	0.1583	0.1673	0.1663	0.1617	0.5
0.1779	0.1730	0.1763	0.1833	0.1820	0.1750	1
0.1559	0.1510	0.1523	0.1670	0.1610	0.1483	2
0.0026	0.0058					LSD 0.05
	0.1556	0.1589	0.1681	0.1652	0.1552	متوسط تأثير البراسيينولايد
	0.0029					LSD 0.05

4-3-3 وزن 1000 بذرة (غم) :

بينت نتائج الجدول (21) أن رش حامض الهيومك أثر معنوياً في متوسط وزن 1000 بذرة ، إذ ازداد متوسط الصفة من 12.66 غم عند عدم الرش بحامض الهيومك إلى 15.34 غم عند معاملة الرش بالتركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 21.17 % ، وان سبب زيادة في وزن 1000 بذرة يعود الى دور حامض الهيومك في زيادة جاهزية العناصر الغذائية مما يعطي الفرصة لزيادة كفاءة عملية البناء الضوئي وتحويل أكبر ما يمكن من نواتج عملية التمثيل الضوئي الى مواد جافة مخزونة في الحبوب انعكس بشكل واضح على زيادة وزن 1000 بذرة (كامل وعبد الحمة، 2014). فضلاً عن ان حامض الهيومك يزيد من كفاءة النبات في امتصاص العناصر الغذائية التي تحفز العمليات الايضية في النبات وبذلك تزداد عملية التمثيل الضوئي وفعالية الانزيمات وتمثيل الكاربوهيدرات والبروتينات فيزيداد النمو الخضري وينتج عن ذلك زيادة في وزن 1000 بذرة (القيسي والمحمدي، 2016). أن حامض الهيومك يزيد من محتوى الكلوروفيل في الاوراق (جدول 16) ومدة بقائها خضراء والتي تؤدي دوراً مهماً في انتقال العناصر من الاوراق الى مصب البذرة مما يؤدي الى زيادة وزنها .

اما عن تأثير الرش بالبراسيونلايد فكان معنوياً ، إذ حققت معاملة الرش بالتركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ اعلى متوسط لهذه الصفة بلغ 14.49 غم مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت 13.33 غم وبنسبة زيادة بلغت 8.70 % ، ويعد سبب زيادة وزن 1000 بذرة الى دور البراسيونلايد في تنظيم نمو النبات من خلال ازالة التاثيرات السلبية التي تسببها عملية انتاج الخلايا النباتية لبيروكسيد الهيدروجين مما تؤدي الى زيادة في نفاذية الاغشية الخلوية وزيادة قدرة الاوراق على القيام بعملية

الممثل الضوئي مما يؤدي الى زيادة المواد المصنعة خلال عملية التمثيل الضوئي (Luo et al. 2014)، وتفق هذه النتائج مع ما توصل اليه الجبوري (2017) على نبات الشبت.

أما التداخل الثنائي بين حامض الهيومك والبراسيونوليد فقد أظهرت النتائج أن هناك فروق معنوية في زيادة متوسط 1000 بذرة اذ بلغت أعلى قيمة للتداخل عن التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ من حامض الهيومك و 1 و 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من حامض البراسيونوليد هي (15.81 و 15.69) غم على التابع وبنسبة زيادة بلغت (36.55 و 37.60) % على التابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي أعطت أقل قيمة للتداخل بلغت 11.49 غم.

جدول (21): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونوليد وتداخلهما في متوسط وزن 1000 بذرة لنبات الحلبة (غم).

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيونوليد (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
12.66	12.59	12.82	13.33	13.04	11.49	0
13.90	13.13	13.65	14.43	14.34	13.94	0.5
15.34	14.91	15.20	15.81	15.69	15.09	1
13.44	13.02	13.13	14.40	13.88	12.79	2
0.22	0.50					LSD 0.05
	13.41	13.70	14.49	14.24	13.33	متوسط تأثير البراسيونوليد
	0.25					LSD 0.05

4-3-4 حاصل البدور الكلي (كغم.هكتار⁻¹) :

لوحظ من نتائج الجدول (22) الى وجود فروق معنوية في متوسط حاصل البدور الكلي لنبات الحلبة عند رش تراكيز مختلفة من حامض الهيومك إذ أعطى تركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط للصفة هو 1170.76 كغم.هكتار⁻¹ مقارنة بعدم رش حامض الهيومك اذ كان المتوسط 796.50 كغم.هكتار⁻¹ وبنسبة زيادة بلغت 46.99 % ، ويعود السبب الى دور حامض الهيومك في تحسين الصفات الفسلجية مما أدى الى زيادة كفاءة عملية التمثيل الضوئي فضلاً عن كونه مصدراً لمشجعات النمو والفيتامينات والأحماض الأمينية وانعكس ذلك أيجاباً على زيادة الحاصل الكلي (القيسي والمحمدي, 2016). ويعود السبب أيضاً الى دور حامض الهيومك الذي يمتلك تأثيراً مباشراً في مختلف الفعاليات الحيوية مثل التمثيل الضوئي وفعالية الأنزيمات والعناصر وهذا يؤدي الى زيادة كمية الكاربوهيدرات (جدول 17) مما له أثر في زيادة انتاج النبات وزيادة الحاصل (Fagbenro and Agboola, 1993). أو ربما بسبب دور حامض الهيومك في زيادة امتصاص العناصر إذ أدى الى نمو خضري كثيف قاد الى زيادة في الاعضاء التكاثرية كعدد الازهار وعدد القرنات (جدول 19) وانتقال المواد من الاجزاء الخضرية الى القرنات مما يؤدي الى الزيادة في عدد القرنات الذي انعكس ايجابياً على حاصل البدور (عبد الرحمن, 2015).

أما عن تأثير الرش بهرمون البراسيونولايد فقد أدى الى زيادة معنوية في متوسط هذه الصفة إذ اعطى التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط للصفة بلغ 1139.70 كغم.هكتار⁻¹ وبنسبة زيادة مقدارها 32.58 % مقارنة بعدم رش البراسيونولايد الذي بلغ 859.65 كغم.هكتار⁻¹ ، ويعود سبب الزيادة في متوسط حاصل البدور الكلي الى دور هرمون البراسيونولايد وتدخله مع أيض الجبرلين إذ يعمل

البراسيونلايد على تشفير الجينات المسئولة عن انتاج الاوكسينات والجبرلينات وجينات النمو القيمية ومن ثم زيادة نمو الثمار وزيادة الحاصل ، فضلاً عن دور البراسيونلايد في تنشيط نظام النقل الالكتروني وتشفيه أنواع خاصة من البروتينات ذات طاقة عالية ومفسرة لها قدرة على كسر الجذور الحرة التي تدخل في تكوين الثمار ومن ثم زيادة نمو كفاءة الحاصل (Gruszka ,2013 ; Lee *et al.*, 2013) أو (Hayat and Ahmad ,2011) أو (2008)، كما أن للبراسيونلايد دوراً فعالاً في زيادة انتاج النبات (جدول 19) الذي انعكس يعود السبب الى دور البراسيونلايد في زيادة صفات الحاصل كعدد القرنات (جدول 19) الذي انعكس ايجاباً في زيادة حاصل الكلي للبذور . وتماشي هذه النتائج مع ماتوصل اليه الجبوري (2017) على نبات الشبت والحلفي (2017) على نبات الكزبرة .

أما نتائج التداخل الثنائي بين حامض الهيومك والبراسيونلايد فقد كان معنوياً في متوسط هذه الصفة ، إذ بلغ أعلى متوسط للتداخل عند تركيز 2 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و 2 و 1 و 0.5 ملغم.لتر^{-1} من البراسيونلايد هو (1349.40 و 1321.70 و 60.60 و 1280.12) كغم.هكتار $^{-1}$ على التابع وبلغت نسبة الزيادة (82.70 و 78.95 و 73.38) % على التابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة التي كان متوسطها 738.60 كغم.هكتار $^{-1}$.

جدول (22): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونوليد وتداخلهما في متوسط حاصل البدور الكلي لنبات الحلبة (كغم.هكتار⁻¹) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيونوليد (ملغم.لتر ⁻¹)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
796.50	763.50	879.80	817.50	783.10	738.60	0
977.10	876.60	1133.70	1118.90	942.00	814.30	0.5
1090.38	1020.30	1195.90	1169.70	1151.80	914.20	1
1170.76	930.60	1349.40	1321.70	1280.60	971.50	2
34.99	78.23					LSD 0.05 التداخل
	897.75	1139.70	1106.95	1039.38	859.65	متوسط تأثير البراسيونوليد
	39.12					LSD 0.05

4-4 تأثير حامض الهيومك وهرمون البراسيونولайд وتدخلهما في بعض المركبات الفعالة

طبياً في كلايكوسيدات نبات الحبة .

4-4-1 نسبة Vicenin 2 isomer و Vicenin 3 في البذور (%) :

اشارت نتائج الجداول (23 و24) ان رش حامض الهيومك أثر معنوياً في نسبة Vicenin 2 isomer و Vicenin 3 في بذور نبات الحبة ، إذ ازداد متوسط تركيز المركبات الفعالة بزيادة التركيز من 0 الى 1 ملغم.لتر⁻¹ إذ اعطى التركيز 1 ملغم.لتر⁻¹ اعلى قيمة بلغت (9.59 و 18.48) على التابع وبنسبة زيادة بلغت (20.93 و 20.94 %) على التابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة ، ويعود السبب الى دور حامض الهيومك في توفير العناصر الغذائية الازمة لاكمال النبات عملياته الأيضية الرئيسية من خلال تحسين صفات النمو الخضري ومن ثم زيادة عملية التمثيل الضوئي التي تؤدي الى زيادة عملية تخزين مركبات الأيض الثانوية (الناصر , 2010) ، فضلاً عن احتواء حامض الهيومك العناصر الغذائية فهو يحتوي أيضاً مواد هرمونية متوازنة تزيد من كفاءة المجموع الخضري في تصنيع وتراكم المواد الكاربوهيدراتية مما يؤدي الى زيادة العمليات الأيضية المؤدية الى انتاج هذه المواد فازداد على أثرها انتاج المركبات الفعالة (عبد الأمين , 2010) ويعتقد أن لحامض الهيومك تأثيراً في نمو النبات فهو يعمل على نقل المغذيات داخل النبات ويرفع من مستوى عملية التمثيل الضوئي ويزيد من امتصاص العناصر الغذائية وهذا انعكس ايجاباً على زيادة مركبات الفعالة في النبات (Maccarthy , 2001).

أما عن تأثير رش البراسيونوليد فكان معنوياً، إذ حققت معاملة الرش بالتركيز 1 ملغم.لتر^{-1} أعلى متوسط للصفات بلغ ($10.90 \pm 21.00\%$) على التتابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة وبنسبة زيادة بلغت ($63.17 \pm 63.04\%$) على التتابع ، ويعود السبب الى دور هرمون البراسيونوليد في زيادة النمو الخضري التكاثري من خلال زيادة الانقسامات الخلوية وتشغير بناء الأحماض النووية والسايكلينات وهي بروتينات مفسّرة لها نشاط كبير في زيادة الانقسام الخلوي لاسيما أنزيم Cyclin Dependent Kinase enzymes (CDK) (Hayat and Ahmad, 2011). وان دور البراسيونوليد في تحقيق أقصى استفادة من عوامل النمو كالضوء والماء والعناصر المهمة إذ يؤدي الى زيادة عملية التمثيل الضوئي ونواتجها الاساسية والثانوية وزيادة تركيز المركبات الفعالة في النبات (Youssef and Talaat, 1998). وربما يعود الى دور هرمون البراسيونوليد في زيادة النمو الخضري وبناء الأحماض النووية والكاربوهيدرات والبروتينات (جداول 17 ، 18) مما أدى الى تراكم وزيادة المركبات الفعالة طبياً.

اما تأثير التداخل الثنائي بين حامض الهيومك والبراسيونوليد فقد كان معنوياً في متوسط نسبة Vicenin 2 isomer و Vicenin 3 ، إذ أعطت معاملة الرش بالتركيز 1 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و 1 ملغم.لتر^{-1} من البراسيونوليد أعلى قيمة للتداخل بلغت ($12.23 \pm 23.53\%$) بالتابع وبنسبة زيادة مقدارها ($93.51 \pm 94.95\%$) على التتابع مقارنة بالنباتات غير المعاملة .

جدول (23): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينولايد وتداخلهم في متوسط نسبة Vicenin 2 isomer في بذور نبات الحلبة (%) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيينولايد (ملغم. لتر ⁻¹)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم. لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
7.93	6.43	7.87	10.79	8.24	6.32	0
8.54	6.99	8.20	11.37	9.55	6.59	0.5
9.59	7.57	8.63	12.23	12.14	7.38	1
7.45	6.53	7.09	9.22	7.96	6.42	2
0.25	0.56					LSD 0.05
	6.88	7.95	10.90	9.47	6.68	متوسط تأثير البراسيينولايد
	0.28					LSD 0.05

جدول (24): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينولايد وتداخلهم في متوسط نسبة Vicenin 3 في بذور نبات الحلبة (%) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيينولايد (ملغم. لتر ⁻¹)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم. لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
15.28	12.44	15.19	20.78	15.90	12.07	0
16.48	13.52	15.82	21.89	18.40	12.75	0.5
18.48	14.61	16.65	23.53	23.35	14.26	1
14.38	12.63	13.71	17.78	15.37	12.43	2
0.48	1.07					LSD 0.05
	13.30	15.34	21.00	18.26	12.88	متوسط تأثير البراسيينولايد
	0.54					LSD 0.05

4-4-2 نسبة Vicenin 1 و Vicenin 2 و Apigenin و Kaempferol في البذور (%) :

أوضحت نتائج الجداول (25 و 26 و 27 و 28) إلى وجود فروق معنوية في متوسط نسبة Vicenin 2 و Vicenin 1 و Apigenin و Kaempferol بتأثير تراكيز مختلفة من حامض الهيومك ، إذ اعطى التركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط للصفات بلغ (22.82 و 35.1 و 13.80 و 44.44 و 26.71) % على التتابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة وبنسبة زيادة مقدارها (15.72 و 47.75 و 27.08) % على التتابع ، ويعود السبب أن حامض الهيومك يزيد نفاذية الغشاء الخلوي مما يؤدي إلى زيادة امتصاص العناصر الغذائية ومنها عنصر التروجين والبوتاسيوم والعناصر الصغرى إذ أن عنصر البوتاسيوم يدخل في فعالية 60 نوعاً من الأنزيمات فهو يؤثر في أيض الكاربوهيدرات وتكون الدهون فضلاً عن دور حامض الهيومك في تحفيز العمليات الحيوية في النبات لاسيما عملية التمثيل الضوئي وكذلك عملية الانقسام التي هي المركز الحيوي في النبات لأنتج المركبات الثانوية ومنها الكلايوكوسيدات (Bowes *et al.*, 2004 ; Zahra *et al.*, 1984).

أما عن تأثير رش البراسينولайд فكان معنواً ، إذ حققت معاملة الرش بالتركيز 2 ملغم.لتر⁻¹ أعلى متوسط بلغ (22.80 و 34.5 و 13.55 و 15.70) % على التتابع مقارنة مع النباتات غير المعاملة وبنسبة زيادة بلغت (29.40 و 31.68 و 34.83 و 29.86) % على التتابع ، ويعد السبب إلى دور هرمون البراسينولайд في زيادة النمو الخضري التكاثري من خلال زيادة الانقسامات الخلوية وتشغير بناء الأحماض النووية والسايكلينات وهي بروتينات مفسّرة لها نشاط كبير في زيادة الانقسام الخلوي لاسيما أنزيم Cyclin Dependent Kinase enzymes (CDK). وان دور البراسينولайд في تحقيق أقصى استفادة من عوامل النمو (Hayat and Ahmad, 2011).

كالضوء والماء والعناصر المهمة إذ يؤدي إلى زيادة عملية التمثيل الضوئي ونواتجها الأساسية والثانوية وزيادة تركيز المركبات الفعالة في النبات (Youssef and Talaat, 1998). وربما يعود إلى دور هرمون البراسيونولايدي في زيادة النمو الخضري وبناء الأحماض النووية والكاربوهيدرات والبروتينات (جداول 17 ، 18) مما أدى إلى تراكم وزيادة المركبات الفعالة طيباً.

أما التداخل الثنائي بين حامض الهيومك والبراسيونولايدي فقد كان معنوياً في متوسط نسبة تركيز البراسيونولايدي أعلى قيم التداخل إذ بلغت (25.12 و 40.1 و 40.1 و 25.12 و 78.22 و 101.02 و 15.76 و 17.32)% على التابع وبنسبة زيادة مقدارها (57.39 و 78.22 و 101.02 و 60.82)% على التابع مقارنة بالنباتات غير المعاملة .

جدول (25): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيونولايدي وتدالخهما في متوسط نسبة تركيز Vicenin 2 في بذور نبات الحلبة .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيونولايدي (ملغم.لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم.لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
18.01	16.73	20.65	19.34	17.35	15.96	0
19.29	17.41	22.58	21.28	18.25	16.90	0.5
20.84	20.62	22.85	22.51	20.90	17.31	1
22.82	19.89	25.12	24.52	24.26	20.29	2
0.79	1.77					LSD 0.05
	18.67	22.80	21.91	20.19	17.62	متوسط تأثير البراسيونولايدي
	0.88					LSD 0.05

جدول (26): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينولايد وتداخلهما في متوسط نسبة Vicenin 1 في بذور نبات الحلبة (%) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيينولايد (ملغم. لتر ⁻¹)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم. لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
24.3	23.3	26.8	24.9	23.9	22.5	0
29.8	26.7	34.5	34.1	28.7	24.8	0.5
33.2	31.1	36.4	35.6	35.1	27.9	1
35.1	28.6	40.1	39.3	38.2	29.6	2
1.0	2.1					LSD 0.05
	27.3	34.5	33.5	31.4	26.2	متوسط تأثير البراسيينولايد
	1.1					LSD 0.05

جدول (27): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينولايد وتداخلهما في متوسط نسبة Apigenin في بذور نبات الحلبة (%) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تراكيز البراسيينولايد (ملغم. لتر ⁻¹)					تراكيز حامض الهيومك (ملغم. لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
9.34	9.14	10.53	9.79	9.38	7.84	0
11.70	10.50	13.57	13.40	11.28	9.75	0.5
13.05	12.22	14.32	13.98	13.79	10.95	1
13.80	11.14	15.76	15.44	15.02	11.64	2
0.38	0.84					LSD 0.05
	10.75	13.55	13.15	12.37	10.05	متوسط تأثير البراسيينولايد
	0.42					LSD 0.05

جدول (28): تأثير رش حامض الهيومك وهرمون البراسيينولايد وتداخلهما في متوسط نسبة Kaempferol في بذور نبات الحلبة (%) .

متوسط تأثير حامض الهيومك	تركيز البراسيينولايد (ملغم. لتر ⁻¹)					تركيز حامض الهيومك (ملغم. لتر ⁻¹)
	4	2	1	0.5	0	
12.37	11.56	14.22	13.34	11.98	10.77	0
13.29	12.02	15.53	14.65	12.59	11.68	0.5
14.35	14.20	15.71	15.49	14.39	11.95	1
15.72	13.71	17.32	16.87	16.69	13.98	2
0.53	1.20					LSD 0.05
	12.87	15.70	15.09	13.92	12.09	متوسط تأثير البراسيينولايد
	0.60					LSD 0.05

5- الاستنتاجات والتوصيات (Conclusion and Recommendation)

1-5 الاستنتاجات :

وفقاً للنتائج التي توصلت إليها في هذه الدراسة يمكننا استنتاج ما يأتي :-

1. أن رش النبات بتراكيز ملائمة من حامض الهيومك والبراسيونوليد يحفز نمو نبات الحلبة .
2. أوضحت نتائج الرش بحامض الهيومك لا سيما بالتراكيز العالية إلى زيادة الصفات المظهرية والكميائية والحاصل ونسبة المركبات الفعالة لاسيما عند التركيزين $2 \text{ و } 1 \text{ ملغم.لتر}^{-1}$.
3. أوضحت نتائج الرش بهرمون البراسيونوليد بالتركيز $2 \text{ و } 1 \text{ ملغم.لتر}^{-1}$ إلى زيادة معنوية في الصفات المظهرية والكميائية والحاصل ونسبة المركبات الفعالة .
4. أوضحت نتائج الرش بالتركيز 4 ملغم.لتر^{-1} من هرمون البراسيونوليد ادى إلى تثبيط في جميع الصفات المذكورة أعلاه مقارنة بالتراكيز الأخرى .
5. أوضحت نتائج الفصل والتشخيص باستعمال تقنية كروماتوغرافيا السائل عالي الأداء H.P.L.C وجود 6 مركبات فعالة في بذور نبات الحلبة وكان أعلى نسبة لها عند التركيز $2 \text{ و } 1 \text{ ملغم.لتر}^{-1}$ من حامض الهيومك والتركيز $2 \text{ و } 1 \text{ ملغم.لتر}^{-1}$ من هرمون البراسيونوليد مقارنة بالنباتات غير المعاملة.
6. أوضحت نتائج التداخل الثاني ان حامض الهيومك يعمل على زياد فعالية التراكيز الواطئة من هرمون البراسيونوليد التي تؤثر ايجاباً في نمو النبات .

5-2 التوصيات :

1. أجراء دراسات وبحوث تطبيقية حول حامض الهيومك بتركيز أعلى من التراكيز المستعملة في البحث وذلك لمعرفة تأثيراته في النمو والحاصل والمركبات الفعالة .
2. عدم استعمال التراكيز الأعلى من 2 ملغم.لتر^{-1} من هرمون البراسينوليد وذلك لأن تركيز 4 ملغم.لتر^{-1} سبب تثبيطاً في جميع الصفات المدروسة .
3. الرش بتركيز 2 ملغم.لتر^{-1} من حامض الهيومك و 2 ملغم.لتر^{-1} من هرمون البراسينوليد وذلك لاعطائهما أفضل القيم للصفات المدروسة .
4. نوصي بدراسة التداخل لحامض الهيومك وهرمون البراسينوليد على النباتات الأستيراتيجية بسبب الزيادة الحاصلة في الحاصل ومكوناته .
5. التوسيع في زراعة نبات الحلبة لما لها أهمية من الناحية الطبية .
6. أجراء دراسة وراثية لمعرفة الجينات المحتثة من قبل حامض الهيومك والبراسينوليد والمسؤولة عن نمو وتطور نبات الحلبة .

المصادر العربية :

ابو صاحي ، يوسف محمد و اليونس، مؤيد احمد . (1988). دليل تغذية النبات . مديرية دار الكتب للطباعة والنشر - جامعة بغداد . العراق .

البركي ، راغب هادي عجمي .(2013). تأثير اللقادس البكتيري وتوليفات من سماد P و K في نمو وحاصل الباقلاء *Vicia Faba L.* . رسالة ماجستير ، كلية الزراعة ، جامعة البصرة ، العراق .

الجبوري ، زينة خليف محمود . (2012). تأثير الغطاء الأنثفائي للضوء وحامض الهيومك والسايكوسيل في نمو و أزهار نوعين من الجيرانيوم *perlagonium* . رسالة ماجстير ، كلية الزراعة والغابات ، جامعة الموصل ، العراق .

الجبوري ، وائل شاكر حميد .(2017). تأثير حامض الجبرلين و البراسيونوليد في بعض صفات النمو والحاصل لصنفين من نبات الشبت *Anethum graveolens L.* . رسالة ماجستير ، كلية التربية للعلوم الصرفة ابن الهيثم ، جامعة بغداد ، العراق : 150 صفحة .

الحسناوي ، أحسان عبد الهادي كاظم .(2011). تأثير رش السماد العضوي السائل (LIQ Humus) في نمو وحاصل ثلاثة أصناف من البطاطا *Solanum tuberosum L.* . رسالة ماجستير ، كلية الزراعة ، جامعة الكوفة ، العراق : 130 صفحة .

الحافي ، الاء سالم سادة .(2017). تأثير البراسيونوليد والمركب المخلبي DTPA و تداخلهما في نمو وحاصل نبات الكزبرة *Coriandrum sativum L.* . رسالة ماجستير ، كلية التربية للعلوم الصرفة ابن الهيثم ، جامعة بغداد ، العراق : 108 صفحة .

الحمداني ، خالد عبد الله سهر .(2016). تأثير المعملة بـ Humic acid و K-Humate في النمو الخضري والصفات الكمية للثمار والمحتوى من المغذيات لأشجار نخيل التمر صنف خستاوي النامية في الترب الجبسية . مجلة ديالى للعلوم الزراعية ، 8 (1): 218 – 231 .

الدليمي ، نجاح حامد و الجميلي، ماجد علي .(2017). دور عنصري الحديد والزنك المغذي العضوي في صفات حاصل الفاصوليا الخضراء . مجلة العلوم الزراعية العراقية ، 48 (2): 462 - 471 .

الدوغجي ، عصام حسين علي و الجابري، علا عدنان فائز .(2015). تأثير موعد الزراعة والرش بالهيلوميس السائل في نمو وحاصل البذور والزيت للخلة البلدي *Ammi visnaga (L.) Lam* . مجلة الفرات للعلوم الزراعية ، 7 (2): 15 - 1 .

الزبيدي ، كريم معيان ربيع .(2007). تأثير إضافة السماد العضوي والكيميائي في الصفات المورفولوجية والفيسيولوجية والحاصل الكلي والبذري والزيت و مكوناته لنبات القرع . أطروحة دكتوراه ، كلية الزراعة ، جامعة بغداد ، العراق .

الزرفي ، مشتاق طالب حمادي .(2012). تأثير رش نوعين من الأسمدة العضوية *Izomen Laq* في نمو و أكثر نبات الأجاف الأمريكي *Agave Americana Humus* . مجلة الكوفة للعلوم الزراعية ، 4 (1): 221 - 230 .

الصالح ، فاضل حسين .(1989). تغذية نبات تطبيقي . وزارة التعليم العالي والبحث العلمي . جامعة بغداد. بيت الحكمة . العراق . 198 صفحة .

الطبقجي ، عبد الكريم عبد الجبار محمد سعيد .(2013). تأثير منظمي النمو BI و CUUP و شدة المجال المغناطيسي في نمو و أزهار صنفين من نبات حلق السبع . أطروحة دكتوراه ، كلية الزراعة ، جامعة بغداد ، العراق .

العتبي ، علاء خضير جبارة ؛ سعد، تركي مفتون و هلو، رحيم علوان .(2018). تأثير إضافة حامض الهيومك والفولفليك في جهازية NPK في التربية وفي عدد وزن العقد الجذرية وحاصل نبات الباقلاء *Vicia Faba L.* . مجلة المثنى للعلوم الزراعية ، 6 (2): 20 - 25 .

العلاف ، أيداد هاني أسماعيل . (2012). تأثير إضافة البيريا وحامض الهيومك في نمو شتلات الينكي دنيا البذرية . مجلة زراعة الرافدين ، 40 (4): 31 - 22 .

العلي ، حميد حمدان و عبد المجيد، أثير هاشم . (2013). تأثير الرش حامض الهيومك على بعض الصفات الخضرية والفسلجمية والتشريحية لنبات الخس الملحي (*Lactuca sativa L.*) . مجلة الفرات للعلوم الزراعية ، 5 (2): 37 - 26 .

القاضي ، رغد عدنان ؛ حسين، سوزان علي والبياتي، محمد منتاز . (2018). تأثير التسميد العضوي بحامض الهيوميك Humic acid ومنظم النمو النفتالين حامض الخليك NAA في بعض صفات النمو لشتلات الزيتون (*Olea europaea L.*) صنف بعشيقى . مجلة جامعة تكريت للعلوم الزراعية ، 18 (1): 74 - 67 .

القيسي ، محمد عبد الستار عبد الجبار جعاطة و المحمدي، عقيل نجم عبود . (2016). تأثير حامض الهيومك ورش عنصري الحديد والزنك على نمو وحاصل نبات الداتورة *Datura stramonium L.* . مجلة جامعة تكريت للعلوم الزراعية ، 16 (3): 51 - 60 .

الكريوي ، حسين نوري رشيد و الراوي، وليد عبد الغني أحمد . (2016). تأثير الرش بالمستخلص العضوي و إضافة حامض الهيومك في حاصل نبات الشلياك . مجلة العلوم الزراعية العراقية ، 47 (3): 749 - 756 .

المشهداني ، محمد علي زين الدين . (2013). تأثير الرش بحامض السالسليك، حامض الهيومك و الـ *Ziziphus mauritiana Lamk* . رسالة Foliartal في نمو شتلات السدر صنف التقاهي . ماجستير ، كلية الزراعة ، جامعة بغداد ، العراق : 99 صفحة .

المشهداني ، ميسن عبد السلام رشيد . (2017). تأثير حامض الهيومك في بعض خصائص التربة ونمو وحاصل قرع الكوسة المروي بمستويات ملحية مختلفة . رسالة ماجستير ، كلية الزراعة ، جامعة الأنبار ، العراق: 103 صفحة .

المنفجي ، حيدر ناصر حسين . (2016). دور السيلينيوم والبراسيولайд في النمو والمركبات الفعالة لنبات الكزبرة (*Coriandrum sativum L.*) المعرض للأجهاد المائية . أطروحة دكتوراه ، كلية التربية للعلوم الصرفة أبن الهيثم ، جامعة بغداد ، العراق : 256 صفحة .

الموسوي ، علي عبادي مانع . (2015). تأثير إضافة حامض الهيومك والرش بمستخلصي عرق السوس والثوم في نمو وحاصل القلف المزروع في البيوت البلاستيكية غير مدفأة . مجلة الفرات للعلوم الزراعية ، 7 (1) : 64 - 72 .

الناصر ، ابرار عقيل ناصر . (2010). تأثير التسميد الكيمياوي والعضووي والحيوي في نمو وحاصل نبات الكجرات *Hibiscus sabdariffa L.* وبعض مركباته الفعالة في تربتين مزيجية وجبيبة . رسالة الماجستير ، كلية الزراعة ، جامعة تكريت ، العراق .

النعمي ، سعد الله نجم عبد الله . (1999). الأسمدة وخصوبية التربة . مؤسسة دار الكتب للطباعة والنشر . جامعة الموصل .

بدر ، تمارا عبد الله . (2015). الكيمياء الحيوية التطبيقية . دار أمجد للنسر والتوزيع . الاردن . 237 صفحة .

جندية ، حسن . (2003). فسيولوجيا أشجار الفواكه أحدث الطرق في علاج مشاكل الزراعية والتربية والانتاج لأشجار الفاكهة في الأراضي المختلفة . الدار العربية للنشر والتوزيع . القاهرة . مصر .

جودي ، أحمد طالب . (2013). تأثير حامض الجبريليك وطريقة إضافة حامض الهيومك في بعض صفات النمو الخضري لشتلات الأجاص اليابانية *Prunus salicina L.* . مجلة جامعة تكريت للعلوم الزراعية ، 3 (1) : 198 - 204 .

حسن ، أكرم عبد اللطيف و أرزيك ، أحمد تحرير . (2017). تأثير الاحماض الدبالية في حركيات فسفور السوبر فوسفات الثلاثي وفي نمو وحاصل الذرة الصفراء في التربة الكلسية . مجلة الأنبار للعلوم الزراعية ، 15 (2) : 347 - 359 .

حسين ، علي أحمد ورمضان ، أيمان لازم . (2016). تأثير أضافة حامض الهيومك والسماد الغوسفاتي ومسافات الزراعة في صفات النمو ومحتوى المواد الطبية الفعالة لنبات الخردل الأبيض *Brassica alba L.* . مجلة جامعة كربلاء العلمية ، 14 (2) : 116 - 127 .

ربيعة ، رنا موسى جواد . (2017). أستجابة نمو وتزهير نبات الجيريرا للرش بالكلاسيوم وحامض الهيومك وتأثيرهما في درجة حرارة الخزن والمحلول الحافظ في العمر المزهري للأزهار . رسالة ماجستير ، كلية الزراعة ، جامعة بغداد ، العراق : 107 صفحة .

زهوان ، ثامر عبد الله . (2015). تأثير أضافة حامض الهيوميك ورش مستخلص عرق السوس في النمو والحاصل لنبات البصل *Allium cepa L.* ومحتوى الروؤس من بعض الفلافونيدات . مجلة جامعة تكريت للعلوم الزراعية ، 15 (1) : 9 - 19 .

سعيد ، عبد الكريم عبد الجبار محمد و أمين ، سامي كريم محمد . (2012). تأثير *Brassinolide* و *Rocket mix* في نمو وتزهير نباتات حلق السبع *Anthirrhinum majus* صنف CUUP . مجلة ديالى للعلوم الزراعية ، 4 (2) : 187 - 199 .

سلمان ، جمال أحمد عباس السيد و ساجت ، ثمينة فرحان كاظم . (2013). تأثير الصنف والسماد العضوي السائل ومواعيد الحش في نمو وأنماط نبات الشبتنت . *Anethum graveolens L.* . مجلة الفرات للعلوم الزراعية ، 5 (4) : 291 - 306 .

شلش ، جمعة سند ؛ أسماعيل ، علي عمار و غزاي ، عبد الستار كريم . (2012). أستجابة شتلات الزيتون للتغذية الورقية بالهيوموغين وخليط الحديد الزنك . مجلة العلوم الزراعية العراقية ، 43 (1) : 58 - 75 .

شمخي ، خالد جميل . (2015). تأثير البروسول والبراسينوليد وحامض الجبرليك في نمو وحاصل التين . أطروحة دكتوراه ، كلية الزراعة ، جامعة بغداد ، العراق .

صادق ، صادق قاسم ؛ أحمد، سمير محمد و حنشل، ماجد علي .(2009). تأثير الأسمدة العضوية وتفعيلية التربة في الصفات النوعية للدربانات البطاطا صنف *Desiree*. مجلة الأنبار للعلوم الزراعية . مجلة الأنبار للعلوم الزراعية ، 7 (2): 116 – 127 .

صفانة، حازم سلطان .(2013). تأثير الرش بحامض الهيومك في بعض صفات النمو الخضري و الزهري لنبات الداليا *Dahlia hyprida* . مجلة جامعة ذي قار للبحوث الزراعية ، 2 (1): 243 – 255 .

عبد الأمين ، مازن موسى .(2010). تأثير مواعيد الزراعة والتسميد العضوي *Humus* في الحاصل الخضري وكمية ونوعية الزيت العطري لنبات الريحان الحلو *Ocimum basilicum L.* . رسالة ماجستير ، كلية الزراعة ، جامعة الكوفة ، العراق : 101 صفحة .

عبد الحياني ، علي محمد .(2016). تأثير الاصل والرش بحامض الهيومك في تحمل شتلات الليمون الحامض لملوحة ماء الري : 2- الصفات الكيميائية . مجلة البصرة للعلوم الزراعية ، 29 (2): 545 – 560 .

عبد الرحمن ، أيوب جمعة .(2015). التأثير الفسلجي لحامض الهيومك وبعض منظمات النمو البنائية في نمو وحاصل نبات الحبة السوداء *Nigella sativa L.* . مجلة تكريت للعلوم الصرفة ، 20 (1): 48 – 54 .

عبد الرووف ، فائز عريس . (2009). تأثير وزن ومنظم النمو ونوع السماد في صفات نمو نبات الحلبة و أنتاجها المادة الفعالة طبياً . رسالة ماجستير ، كلية العلوم ، جامعة القادسية .

عبد أمين ، مازن موسى و عباس، جمال أحمد .(2017). دور التقديح البكتيري والرش بالـ *Humus* والتسميد بكبريتات المغنيسيوم في نمو ونوعية أوراق المعدنوس *Petroselinum crispum* ومحتوها من حامض الاوكزاليك . مجلة الكوفة للعلوم الزراعية ، 9 (3): 1 – 41 .

فرحان ، حماد نواف . (2008). تأثير السمادين العضوي والنتروجيني على نمو و أنتاج البطاطا . *Solanum tuberosum L.* . مجلة الانبار للعلوم الزراعية ، 6 (1): 136 – 144 .

كامل ، أحمد ثامر و عبد الحمزة، مهدي . (2014). تأثير تراكيز من الحامض العضوي ومراحل رشه في بعض صفات نمو وحاصل حنطة الخبز . مجلة الفرات للعلوم الزراعية ، 6 (4): 155 – 163 .

لاروس. (2012) . النباتات الطبية العلاجية . دار عويدات للنشر والطباعة . بيروت . لبنان . 387 . صفحة .

مجول ، عباس خضير ؛ برسيم ، ترف هاشم و السلطاني ، عادل ناصر . (2015). تأثير السماد العضوي والرش بحامض الهيومك في بعض صفات التربة وحاصل البطاطا *Solanum tuberosum L.* . مجلة الفرات للعلوم الزراعية ، 7 (3) : 36 – 50 .

محمود ، سعد علي زكي ؛ عبد الحافظ ، عبد الوهاب محمد ومبارك ، محمد الصادق محمد . (1997). مايكروبایولوجیا الأراضی . الطبعة الثانية . القاهرة . مصر .

محمود ، مهند جميل . (2008). كيمياء النباتات الطبية . مطبعة أنوار دجلة . بغداد . العراق .

مسلط ، موفق مزيان و مصلح، عمر هاشم . (2012). أساسيات في الزراعة العضوية . مطبعة السماء .

مطلوب ، عدنان ناصر ؛ عبد السلام، محمد طلال و بن سلمان، سالم محمد . (2002). تأثير التسميد البوتاسي والرش بالبورون على النمو الخضري وكمية الحاصل ونوعية النقاوى في بطاطا صنف ديزري . مجلة أباء للأبحاث العلمية ، 12 (2): 15 – 29 .

مطلوب ، عدنان ناصر ؛ محمد، عز الدين سلطان و عبدالوهاب، كريم صالح . (1989). أنتاج الخضراوات . الجزء الاول . مؤسسة دار الكتب للطباعة والنشر . جامعة الموصل . العراق .

مور ، توماس . (1982). الهرمونات فسلجتها وكيمياؤها . ترجمة عبد المطلب سيد محمد . دار الكتب للطباعة والنشر . جامعة الموصل . العراق .

ياسين ، عبد الامير علي و الموسوي، ندى سالم عزيز . (2014). أستجابة ضربين من الباميا (Abelmoschus esculentus L. Moench) لطرق إضافة حامض الدبال والزولفاست وتأثيراتها في صفات النمو الخضري والحاصل . مجلة القادسية للعلوم الصرفة ، 19 (3):

. 75 – 54

المصادر الأجنبية :

Abdi Al-Ameen, M. M. (2010). Effect of Planting Date and Spraying With (Humus) on Vegetative Yield and Quantity of Volatile Oil in Sweet Basil Plant *Ocimum basilicum L.* M.Sc. Thesis , College of Agriculture , University of Kufa , Iraq : 101 pp.

Abdul Reeza, A. ; Ahmed, O. H. ; Majid, N. M. N. and Jalloh, M. B. (2009). Reducing ammonia loss from urea by mixing with humic acid and fulvic acid isolated from coal . American Journal of Environmental Sciences . 5 (3): 420 – 426 .

Acimovic, M. (2013). The influence of fertilization on yield of caraway, abise and coriander in organic agriculture . J. Agric. Sci. , 58 (2): 85 – 94 .

Al-Haiani, A. M. A. ; Al-Shamarri, A. A. and Al-Shammari, M. F. M. (2014). Effect of Inoculation Trichoderma spp and organic fertilizer humic acid and sea weed extract application on citrus root stock growth . Diyala Agricultural Sciences Journal , 6 (2): 96 – 106 .

Ali, A. ; Rehman, S. U. ; Allah, S. U. and Raza, S. (2015). Combined effect of humic acid and NPK on growth and flower development of *Tulipa gesneriana* in Faisalabad , Pakistan. I. J. AVMS. , 9 (1): 18 – 28 .

Al-Jumally, A. W. A. and Al-Jumally, M. O. (2012). Effect of humic acid foliar application and potassium fertilizer on growth and yield of potato (*Solanum tubersum L.*) under drip irrigation system . Diyala Agricultural Sciences Journal , 4 (1): 205 – 219 .

Al-Khafaji, M. A. (2014). Plant Growth Regulators, Application and Utilization in Horticulture. Bookstore for Printing Publishing and TransLating University of Baghdad. Iraq .348 pp.

Al-Khattab, A. K. A. (2017). Effect of GA₃ and BRs spray on growth and leaf mineral content of Olive transplants . IOSR-JAVS , 10 (8): 74 – 78 .

- Allan**, J. E. (1961). The determination of zinc in agricultural material by atomic absorption spectrophotometer. *Analyst, Lond.*: 530–534.
- Anis**, M. and Aminuddin, E. (1985). Estimation of diosgenin in seeds of induced autopolyploid *Trigonella foenum-graecum L.* *Fitotrapia* , 56 : 51 – 52 .
- Anjum**, N. A. ; Ahmad, I. ; Pereira, M. E. ; Duarte, A. C. ; Umar, S. and Khan, N. (2012). The Plant Family Brassicaceae , Contribution Towards Phytoremediation . Springer . Berlin . Germany . 342 pp .
- Arancon**, N. Q. ; Edwards, C. A. ; Bierman, P. ; Metzger, J. D. ; Lee S. and Welch, C. (2003). Effect of vermicomposts on growth and marketable fruits of field-grown tomato , pepper and strawberries . *Pedobiologia* ,47 :731 – 735 .
- Asgary**, S. ; Rafieian-Kopaei, M. ; Shamsi, F. ; Najafi, S. and Sahebkar, A. (2014). Biochemical and histopathological study of the anti-hyperglycemic and anti-hyperlipidemic effects of cornelian cherry (*Cornus mas L.*) in alloxan-induced diabetic rats . *J. Complement Integr Med.* , 11 (2) : 63 – 69 .
- Asli**, S. and Neumann, P. M. (2010). Rhizosphere humic acid interacts with root cell walls to reduce hydraulic conductivity and plant development. *Plant and Soil* . 336 (1-2): 313 – 322 .
- Azzaz**, N. A. ; Hassan, E. A. and El-Emarey, F. A. (2007). Physiological , anatomical and biochemical studies on pot marigold (*Calendula officinalis L.*) plants . African Crop Science Conference Proceedings , 8 : 1727 – 1738 .
- Bahmani**, M. ; Mirhosseini, M. and Mesripour, A. (2016). A review on ethnobotanical and therapeutic uses of fenugreek (*Trigonella foenum-graecum L.*). *Journal of Evidence-Based Complementary and Alternative Medicine* , 21 (1): 53 – 62 .

- Bahmani, M. ; Saki, K. ; Asadbeygi, M. ; Adineh, A. ; Saberianpour, S. ; Rafieian-Kopaei, M. ; Bahmani, F. and Bahmani, E.** (2015). The effect of nutritional and medicinal mastic herb (*Pistacis atlantica*). *J. Chem. Pharm. Res.* , 7 (1) : 646 – 653 .
- Bajguz, A.** (2016). Brassinosteroids – Occurrence and Chemical Structures in Plant . In: Hayat, S. and Ahmed, A. (Eds). *Brassinosteroids : A Class of Plant Hormone* . Springer : Dordrecht , the Nether lands .
- Bartwal, A. ; Mall, R. ; Lohani, P. ; Guru, S. K. and Arora, S.** (2013). Role of secondary metabolites and brassinosteroids in plant defense against enviromental stresses . *J. Plant Growth Regul.* , 32 (1): 216 – 232 .
- Basu, S. K.** (2006). Seed production technology for fenugreek (*Trigonella foenum-graecum L.*) in Canadian. M.Sc. Thesis , University of Lethbridge , Alberta , Canada : 202 pp.
- Benayad, Z. ; Gomez-cordoves, C. and Es-safi, N.** (2014). Characterization of flavonoid glycosides from fenugreek (*Trigonella foenum-graecum*) crude seeds by HPLC-DAD-ESA/MS analysis. *Int. J. Mol. Sci.* , 15 (11) : 20668 – 20685 .
- Bera, A. K. ; Maity, U. and Mazumdar, D.** (2008). Effect of foliar application of brassinolide and salicylic acid on NPK content in leaf and nutritive values of seed in green in green gram (*Vigna radiata L. wilczek*) . *Legume Res.* , 31 (3): 169 – 173 .
- Berbara, R. L. L. and García, A. C.** (2014). Humic Substances and Plant Defense Metabolism . In: Ahmed, P. and Wani, M. R. (Eds). *Physiological Mechanisms and Adaptation Strategies in Plants under Changing Environment* . Springer . 297 – 319 p .
- Bishop, G. J.** (2007). Refining the plant steroid hormone biosynthesis pathway . *Trends in Plant Sci.* , 12 (9): 377 – 380 .

- Bowes, K. M. ; Zheljazkov, V. D. ; Caldwell, C. D. ; Pincock, J. A. and Roberts, J. P.** (2004). Infuence of seedling date and harvest stage on yields and essential oil composition of three cultivars of dill (*Antheum graveolens L.*) grown in nova scotia . Can. J. Plant Sci. , 84 : 1155 – 1160 .
- Brosa, C. ; Capdevila, J. M. and Zamora, I.** (1996). Brassinosteroids : Anew way to define the structural requirments . Tetrahedron , 52 (7) : 2435 – 2448 .
- Buchanan, B. B. ; Gruissem, W. and Jones, L. R.** (2015). Biochemistry and Molecular Biology of Plants . Black Well . Oxford . 1280 pp .
- Bukhari, S. B. ; Bhanger, M. I. and Memon, S.** (2008). Antioxidative activity of extracts from fenugreek seeds (*Trigonella foenum-graecum*). Pak. J. Anal. Environ. Chem. , 9 (2) : 78 – 83 .
- Calderon-Montano, J. M. ; Burgos-Moron, E. ; Perez-Guerrero, C. and Lopez-lazaro, M.** (2011). Areview on the dietary flavonoid kaempferol . Mini Rev. med. Chem. , 11 (4) : 298 - 344 .
- Canellas, L. P. and Olivares, F. L.** (2014). Physiological responses to humic substances as plant growth promoter . Springer , 1 (3) :1 -11 .
- Cao, S. ; Xu, Q. ; Cao, Y. ; Qian, K. ; An, K. ; Zhu, Y. ; Binzeng, H. ; Zhao, H. and Kuai, B.** (2005). Loss of function mutation in DET2 gene lead to an enhanced resistance to oxidative stress in Arabidopsis . Physiol. Plantarum , 123 (1) :57 – 66 .
- Chang, L. ; Wu, Y. ; Xu, W. ; Nikbakht, A. and Xia, Y.** (2012). Effect of calcium and humic acid treatment on the Growth and nutrient uptake of orientallily . African Journal of Biotechnology , 11 (9): 2218-2222.
- Chapman, H. D. and Pratt, P. F.** (1961). Methods of Analysis for Soils, Plant, and Water. Univ. Calif. Div. Agric. Sci., USA.: 33 – 35 .
- Chen, A. Y. and Chen, Y. C.** (2013). Areview of the dietary flavonoid , kaempferol on human health and cancer chemoprevention . Food Chem. , 138 (4) : 2099 – 2107 .

- Cheung, Z. H. ; Leung, M. C. P. ; Yip, H. K. ; Wu, W. ; Siu, F. K. W. and So, K. F.** (2008). A neuroprotective herbal mixture inhibits caspase-3-independent apoptosis in retinal ganglion cells . *Cell Mol. Neurobiol* , 28 : 137 – 155 .
- Chon, N. M. ; Nishikawa-Koseki, N. ; Takeuchi, Y. and Hiroshi, A.** (2008). Role of ethylene in abnormal growth induced by high concentration of brassinolide in Rice seedling . *J. Pestic. Sci.* , 33 (1): 67 – 72 .
- Choudhary, K. K.** (2017). Effect of brassinolide on physiological aspects , growth and yield of wheat (*Triticum aestivum L.*) under salt stress . M.Sc. Thesis , Sri Karan Narendra Agriculture , University China .
- Clouse, S. D. and Sasses, J. K.** (1998). Brassinosteroids : Essential regulators of plant growth and development annul review of plant physiology and plant molecular . *Annu. Rev. Plant. Physiol. Plant. Boil.* , 49 : 427 – 451 .
- Cresser, M. S. and Parsons, J. W.** (1979). Sulphuric, perchloric and digestion of plant material for the determination of nitrogen ,phosphorus ,potassium , calcium and magnesium. *Analyt. Chem. Acta* , 109 (2): 431- 436 .
- Crimrin, K. M. and Yilmaz, I.** (2005). Humic acid application to lettuce do not improve yield but do improve phosphoreus availability . *Acta Agric. Scand. Sect B* , 55 (1) : 58 – 63 .
- Deng, Z. ; Zhang, X. ; Tang, W. ; Oses-Prieto, J. A. ; Suzuki, N. ; Gendron, J. M. ; Chen, H. ; Guan, S. ; Chalkey, R. J. ; Peterman, T. K. ; Burlingame, A. L. and Wang, Z. Y.** (2007). Aproteomics study of brassinosteroid response in *Arabidopsis* . *Mol. Cell. Proteomics* , 6 (12): 2058 – 2071 .
- Divi, U. K. and Krishna, P.** (2009). Brassinosteroid: A biotechnological target for enhancing crop yield and stress tolerance . *N. Biotechnol.* , 26 (3-4): 131 - 136 .

- Donald, J. M.** (2004). Effect of magnesium-sulfate on leaf chlorosis , plant growth and nutrient uptake in *Camellia sasanqua* “Shishi Gashira” . J. Environ. Hort. , 22 (3): 161 – 164 .
- El-Bassiouny, H. S. M. ; Bakry, B. A. ; Attia, A. A. E. and Abd Allah, M. M.** (2014). Physiological role of humic acid and nicotinamide on improving plant growth , yield and mineral nutrient of wheat (*Triticum durum*) grown under newly reclaimed sandy soil . Agric. Sci. , 5 (8) : 687 – 700 .
- El-Feky, S. S. and Abo-Hamad, S. A.** (2014). Effect of exogenous application of brassinolide on growth and metabolic activity of Wheat seedling under normal and salt stress conditions . Annu. Res. Rev. Biol. , 4 (24): 3687 – 3698 .
- 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 and salt stress . Res. J. Agric. Biol. Sci. , 5 (4): 380 – 390 .
- El-Masry, T. A. ; Osman, A. S. ; Tolba, M. S. and Abd El-Mohsen, Y. H.** (2014). Increasing nitrogen efficiency by humic acid soil application to squash plants (*Cucurbita pepo L.*) grown in newly reclaimed saline soil . Egypt J. Hort. , 41 (2): 17 – 38 .
- Eshghi, S. and Garazhian .**(2015). Improving growth , yield and fruit quality of strawberry by foliar and soil drench applications of humic acid . Iran Agric. Res. , 34 (1): 14 – 20 .
- Eskandari, M. and Eskandari, A.** (2013). Effect of 28-homobrassinolide on growth , photosynthesis and essential oil content of *Satureja khuzestanica* .Inter. J. of Plant Physiol. and Biochem. , 5 (3): 36 – 41.
- Esrinçü, A. ; Sezen, I. ; Aytatlı, B. and Ercişli, S.** (2015). Effect of humic and fulvic acid application on growth parameters in *Impatiens walleriana L.* Akademik Ziraat Dergisi , 4 (1): 37 – 42 .

- Fagbenro**, J. A. and Agboola, A. A. (1993). Effect of different levels of humic acid on the growth and nutrient uptake of teak seedling . J. Plant Nutr. , 16 (8): 1465 – 1483 .
- Farazi**, E. ; Afshari, H. and Abadi, H. H. (2015). Effect of different concentrations of brassinosteroid on physiomorphological characteristics of five Pistachio genotypes (*Pistacia vera L.*) . J. Nuts , 6 (2):143 – 153.
- Fariduddin**, Q. ; Ahmed, A. and Hayat, S. (2003). Photosynthetic response of *Vigna radiata* to pre-sowing seed treatment with 28- homobrassinolide . Photosynthetica , 41 (2) : 307 – 310 .
- Fariduddin**, Q. ; Yusuf, M. ; Ahmed, I. and Ahmed, A. (2014). Brassinosteroids and their role in response of plants to abiotic stress . Biologia Plantarum , 58 (1): 9 – 17 .
- Fawzy**, Z. F. ; El-Nemer, M. A. and Saleh, S. A. (2007). Influence of level and methods of potassium fertilizer application of growth and yield of eggplant . J. of Applied. Sci. Res. , 3 (1): 42 – 49 .
- Fazli**, F. R. Y. (1967). Studies in steroid-yielding plant of the genus Trigonella . Ph.D. Thesis , University of Nottingham , England .
- Franck-Duchenne**, M. ; Wang, Y. ; Tahar, S. B. and Beachy, R. N. (1998). In vitro stem elongation of Sweet Pepper in media containing 24- epibrassinolide . Plant Cell, Tissue and Organ Culture , 53 (2): 79- 84.
- Fujioka**, S. and Yokota, T. (2003). Biosynthesis and metabolism of brassinosteroids in the dwarf rice lamina inclination bioassay . Phytochemistry , 49 : 1841 – 1848 .
- Garcia**, M. C. V. ; Estrella, F. S. ; Lopez, M. J. and Moreno, J. (2008). Influence of compost amendment on soil biological properties and plants . Dynamic soil, Dynamic Plant , 2(1) : 1- 9 .

- Grove, M. D. ; Spencer, G. F. ; Rohwedder, W. K. ; Mandave, N. ; Worley, J. F. ; Jr, D. W. ; Steffens, G. L. ; Flippin-Anderson, J. L. and Jr, J. C. C.** (1979). Brassinolide , a plant growth- promoting steroid isolated from *Brassica napus* pollen . Nature , 281 : 216 – 217 .
- Gruszka, D.** (2013). The brassinosteroid signaling pathway- new key players and interconnections with other signaling networks crucial for plant development and stress tolerance . Int. J. Mol. Sci. , 14 (5): 8740 – 8774
- Gupta, R. and Nair, S.** (1999). Antioxidant flavonoids in common Indian diet . South Asian. J. Prevent. Cardiol. , 3: 83 – 94 .
- Hajimehdipoor, H. ; Sadat-Ebrahimi, S. E. ; Amanzadeh, Y. ; Izaddoost, M. and Givi, E.** (2010). Identification and quantitative determination of 4-hydroxyisoleucine in *Trigonella foenum-graecum L.* from Iran . J. Medicinal plants , 9 (6): 29 – 34 .
- Harper, S. M. ; Kerven, G. L. ; Edwards, D. G. and Ostatek-boczyski, Z.** (2000). Characterisation on fulvic and humic acids from leaves of eucalyptus camaldulensis and from decomposed hay. Soil Biol. Biochem. , 32 (10) : 1331 – 1336 .
- Hassanpanah, D. and Azimi, J.** (2012). Evolution of out salt anti-stress material effect on mini-tuber production of potato cultivars under vivo condition. J. Food Agric. Environ. , 10 (1) : 256 – 259.
- 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 Ahmed, A.** (2010). Brassinosteroids : A New Class of Plant Hormones . Springer . Dordrecht Heidelberg London New York .
- Hayat, S. and Ahmed, A.** (2011). Brassinosteroids : A Class of Plant Hormone . Springer . Berlin . Germany . 462 pp .
- Herbert, D. Philips, P. J. and Strange, R. E.** (1971). Methods in Microbiology. Acad. Press, London.

- Houimli, S. M. ; Denden, M. and El-Hadj, S. B.** (2008). Induction of salt tolerance in Pepper (*Capsicum annuum*) by 24-epibrassinolide . EurAsia. J. Bio. Sci. , 2 : 83 – 90 .
- Hunt, R.** (1978). Plant Growth Analysis. Studies in Biology, (96). Edward Arnold (Publ.) Ltd., London .
- Hussein, Z. F.** (2013). Study the effect of *Eruca sativa* leaves extract on male fertility in albino mice . J. of Al-Nahrain Univ. , 16 (1): 143 – 146 .
- Im, K. K. and Maliakel, B.** (2008). Fenugreek dietary fibre a novel class of functional food ingredient . Agro Food Ind. Hi-Tech. , 19 : 18 -21 .
- Islam, M. and Munda, G. C.** (2012). Effect of organic and inorganic fertilizer on growth , productivity , nutrient uptake and economics of maize (*Zea mays L.*). and toria (*Brassica campestris L.*). Agric. Sci. Res. J. , 2 (8): 470 – 479 .
- Iwasaki, T. and Shibaoka, H.** (1991). Brassinosteroids act as regulators of tracheary-element differentiation in isolated *Zinnia* mesophyll cells. Plant Cell Physiol. , 32 (7): 1007 – 1014.
- Jackson, M. L.** (1958). Soil Chemical analysis prentice. Hall Inc. Englewood, Cliffs, N. T., USA .
- Jackson, W. R.** (1993). Humic , fulvic and microbial balance : Organic soil conditioning . Evergreen Colorad : Jackson Research Center . USA. 392 pp .
- Jain, V. K.** (2000). Fundamental of Plant Physiology . S Chand . USA . 285 – 295 p .
- Jones, J. L. and Roddick, J. G.** (1988). Steroidal estrogens and androgens in relation to reproductive development in higher plants . J. Plant Physoil. 133 (2): 156 - 164 .

- Kandil, M. M. ; Magda, A. ; Shalaby and Mona, H. M.** (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 .
- Kang, J. ; Amoozegar, A. ; Hesterberg, D. and Osmond, D. L.** (2011). Phosphorus leaching in a sandy soil as affected by organic and inorganic fertilizer sources . Geoderma , 161 (3-4) : 194 – 201 .
- Kang, J. ; Yun, J. ; Kim, D. ; Chung, K. ; Fujioka, S. ; Kim, J. ; Dae, H. ; Yoshida, S. ; Takatsuto, S. ; Song, P. and Park, C.** (2001). Light and brassinosteroid signals are integrated via a dark-induced small G protein in etiolated seedling growth . Cell , 105 : 625 – 636 .
- Karmegam, N. and Daniel, T.** (2008). Effect of vermicompost and chemical fertilizer on growth and yield of Hyacinth Bean , *Lablab purpureus* (L.) sweet . Dynamic Soil , Dynamic Plant , 2 (2): 77 – 81 .
- Katkat, A. V. ; Celik, H. ; Turan, M. A. and Aşki, B. B.** (2009). Effect of soil and foliar application of humic substances on dry weight and mineral nutrient uptake of wheat under calcareous soil conditions . Aust. J. Basic and Appl. Sci. , 3 (2): 1266 – 1273 .
- Kiani, M. A. ; Khodadad, A. ; Mohammadi, S. ; Mobarhan, M. G. ; Saeidi, M. ; Jafari, S. A. ; Kiani, E. and Ahanchian , H.** (2013). Effect of peppermint on pediatrics' pain under endoscopic examination of the large bowel. J. Herb Med. Pharmacol , 2 (2) : 41 -44 .
- Kor, N. M. ; Didarshetaban, M. B. and Pour, H. R. S.** (2013). Fenugreek (*Trigonella foenum-graecum L.*) as a valuable medical plant . Int. J. adv. Biol. Biom. Res. , 1 (8): 922 – 931 .
- Krishna, P.** (2003). Brassinosteroid mediated stress responses . J. Plant Growth Regul. , 22 : 289 – 297 .
- Kvet, J. ; Svoboda, J. and Fiala, K.** (1969). Canopy development in stands of *Typha latifolia* L. and *Phragmites communis* Trin. In South Moravia. Hidrobiologia, 10: 63 – 75 .

- Latha**, P. and Vardhini, B. V. (2016). Effect of brassinolide on the growth of Mustard crops grown in semi-arid tropics of Nizamabad . Inter. J. Plant and Soil Sci. , 9 (1): 1- 5 .
- Lee**, Y. ; Lee, H. ; Lee, J. ; Kim, S. and Kim, S. (2008). Hormone and light – regulated nucleocytoplasmic transport in plants : current status . J. Exper. Bot. , 59 (12): 3229 – 3245 .
- Liao**, P. ; Wang, H. ; Hemmerlin, A. ; Nagegowda , D. A. ; Bach, T. J. ; Wang, M. and Chye, M. L. (2014). Past a chievements, current status and future perspectives of studies on 3-Hydroxy-3-Methylglutaryl-CoA Synthase (HMGS) in the Mevalonate (MVA) pathway . Plant Cell Rep. , 33 (7): 1005 – 1022 .
- Luo**, H. ; Zhu, Y. ; Song, J. ; Xu, L. ; Sun, C. ; Zhang, X. ; Xu, Y. ; He, L ; Sun, W. ; Xu, H. ; Wang, B. ; Li, X. ; Li, C. ; Liu,J. and Chen, S. (2014). Transcriptional data mining of *Salvia miltiorrhiza* in response to methyl jasmonate to examine the mechanism of bioactive compound biosynthesis and regulation . Physiol. Plant. , 152 : 241 – 255 .
- Maccarthy**, P. (2001). The principles of humic substances . Soil Sci. , 166 (11) : 738 – 751 .
- Madar**, Z. and Stark, A. H. (2002). New legume sources as therapeutic agents . Brit. J. Nutr. , 88 : 287 – 292 .
- Magdoff**, F. and Weil, R. R. (2004). Soil Organic Matter in Sustainable Agriculture . CRC press . New York . 412 pp.
- Mahgoub**, M. ; 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 .

- Mandava**, N. B. (1988). Plant growth promoting brassinosteroids . Annu. Rev. Plant Physiol. Plant Mol. Biol. , 39 : 23 – 52 .
- Mandava**, N. B. ; Sasse, J. and Yopp, J. H. (1981). Brassinolide , a growth promoting steroidal lacton II activity in selected gibberellins and cytokinin bioassay . Physiol. Plantarum , 53 : 453 – 461 .
- Marzouk**, M. ; Soliman, A. M. and Omar , T. Y. (2013). Hypoglycemic and antioxidative effects of fenugreek and termis seeds powder in streptozotocin- diabetic rats. Eur. Rev. Med. Pharmacol Sci. , 17 : 559 – 565 .
- Masciandaro**, G. ; Ceccanti, B. ; Ronchi, V. ; Benedicto, S. and Howard, L. (2002). Humic substances to reduce salt effect on plant germination and growth . Communes. Soil Sci. Plant Anal. , 33 (3-4) : 365 – 378 .
- Matwa**, D. ; Rao, K. P. ; Dhew, J. S. and Rajveer. (2017). Effect of Plant Growth Regulators (PGRs) and micronutrients on flowering and yield parameters of Green Gram (*Vigna radiate L.*). Int. J. Curr. Microbial. App. Sci. , 6 (4): 2350 – 2356 .
- Mayhew**, L. (2004). Humic substances in biological systems . ACRES , 34: 1- 2.
- Mayumi**, K. and Shibaoka, H. (1995). A possible double role for brassinolide in the reorientation of cortical microtubules in the epidermal cells of Azuki bean epicotyls . Plant Cell Physiol. , 36 (1): 173 – 181 .
- Mazorra**, L. M. ; Nùnez, M. ; Hechavarria, M. ; Coll, F. and Sanchez-Blanco, M. J. (2002). Influence of brassinosteroids on antioxidant enzymes activity in Tomato under different tempratures . Biologia Plantarum , 45 (4): 593 – 596 .
- Meena**, S. K. ; Sharma, B. and Meena, U. S. (2014). Effect of plant growth regulators and Sulphur on productivity of Coriander (*Coriandrum sativum L.*) in Rajasthan . The Ocean Inter. J. Environ. Sci. , 4 : 69 – 73 .

- Mehrafarin, A. ; Qaderi, A. ; Rezazadeh, S. ; Naghdi, B. H. ; Noormohammadi, G. and Zand, E.** (2010). Bioengineering of important secondary metabolites and metabolic pathway in fenugreek (*Trigonella foenum-graecum L.*). *J. of Medicinal Plants* , 9 (35):1–18.
- Mirzaei, F. and Venkatesh K. R. H.** (2012). Efficacy of phyto medicines as supplement in feeding practices on ruminant's performance : review . *Global J. Res. Med Plants Indigen Med.* , 1: 391- 403 .
- Mottaghian, A. ; Pirdashti, H. ; Bahmanyar, M. A. and Abbasian, A.** (2008). Leaf and seed Micronutrient accumulation in soybean cultivars in response to integrated organic and chemical fertilizers application . *Pakistan J. of Biol. Sci.* , 11 (9) : 1227 – 1233 .
- Müssig, C. ; Shin, G. H. and Altmann, T.** (2003). Brassinosteroids promote root growth in *Arabidopsis* . *Plant Physiol.* , 133 : 1261 – 1271 .
- Naeem, M. ; Idress, M. ; Alam, M. M. ; Aftab, T. ; Masroor, M. A. K. and Moinuddin.** (2012). Brassinosteroid-mediated enrichment in yield attributes, active constituents and essential oil production in *Mentha arvensis L.* *Russ. Agri. Sci.* , 38 (2): 106 – 113 .
- Nardi, S. ; Carletti, P. ; Pizzeghello, D. and Muscolo, A.** (2009). Biological Activities of Humic Substances. In :Seni, N. ; Xing, B. and Huang, P. M. (Eds.) .*Biophysico-chemical Processes Involving Natural Nonliving Organic Matter in Environment System* . John Wiley and Sons , 305 – 340 p.
- Nardi, S. ; Pizzegheloa, D. ; Muscolo, A. and Vianello, A.** (2002). Physiological effects of humic substances on higher plants . *Soil Biol. Biochem.* , 34 : 1527 – 1536 .
- Newall, C. A. ; Anderson, L. A. and Phillipson, J. D.** (1998). *Herbal Medicines: A guide for Healthcare Professionals.* 2nd (edt). The Pharmaceutical Press. London. 117 – 118 p.

- Olsen**, S. K. and Sommers, L. E. (1982). Phosphorus In: Page, A. L. et al. (Eds.) Methods of soil analysis. Amer. Agron. Inc., Madison, Wisconsin, New York .
- Ono**, E. O. ; Nakamura, T. ; Machado, S. R. and Rodrigues, J. D. (2000). Application of brassinosteroid to *Tabebuia alba* (Bignoniaceae). Plats. Braz. J. Plant Physiol. , 12 (3): 187 – 194 .
- Page**, A. L. ; Miller, R.H. and Kenney, D.R. (1982). Method of Soil Analysis 2nd end. Agron. 9 Publisher, Madiason. Wisconsin. U.S.A.
- Pallardy**, S. G. (2008). Physiology of Woody Plants, Plant Hormones and other Signaling Molecules , 3rd (edt). Academic Press is an Imprint of Elsevier . 377 pp.
- Paparozzi**, E. T. and Tukey, J. (1979). Foliar uptake of ornamental plant . J. Amer. Soc. Hort. Sci. , 104 : 846 – 849 .
- Pascual**, J. A. ; Garcia, C. ; Hernandez, T. ; Lerma, S. and Lynch, J. M. (2002). Effectiveness of municipal waste compost and its humic fraction in suppressing *Pythium ultimum*. Microb. Ecol. , 44 (1) : 59 – 68 .
- Patel**, D. ; Shukla, S. and Gupta, S. (2007). Apigenin and cancer chemoprevention : Progress, potential and promise (Review) . Int. J. oncol. , 30 : 233 – 245 .
- Pereira-Netto**, A. B. (2012). Brassinosteroids : Practical Application in Agriculture and Human Health . Bentham . Brazil . 196 pp .
- Petropoulos**, G. A. (2002). Fenugreek, The genus Trigonella . Taylor and Francis. London. 255 pp.
- Petti**, R. E. (2003). Emeritus Associate Professor Texas A&M University. Organic Matter, Humus, Humates, Humic acid, Fulvic acid and Humic: Their importance in Soil Fertility and Plant Health.

- Piantelli, M. ; Rossi, C. ; Lezzi, M. ; La Sorda, R. ; Lacobelli, S. ; Alberti, S. and Natali, P. G.** (2006). Flavonoids inhibit melanoma lung metastasis by impairing tumor cells endothelium interactions . *J. Cell Physiol.* , 207 (1) : 23 – 29 .
- Piccolo, A. and Spiteller, M.** (2003). Electrospray ionization mass spectrometry of terrestrial humic substances and their size fractions. *Anal. Bioanal. Chem.* , 377 (6) : 1047 – 1059 .
- Pietrzak, S.** (2011). Quantification on nitrogen symbiotically fixed by legumes . *Water-Environement Rual Areas* , 11 (3): 197 – 207 .
- Prakash, M. ; Suganth, S. ; Gokulakrishnan, J. and Sabesan , T.** (2008). Effect of Homobrassinolide on growth , Physiology and biochemical aspects of sesame . *Karnataka J. Agri. Sci.* , 20 (1): 110 – 112 .
- Premalath, R. ; Jubendradass, R. ; Rani, J. A. ; Srikumar, K. and Mathur, P. P.** (2012). Aphytooxysterol, 28- homobrassinolide modulates rat testicular steroidogenesis in normal and diabetic rats. *Reproductive Sci.* , 20 (5): 589 – 596 .
- Qian, W. ; Kangcai, W. ; Zhiwei, C. and Xiaoyan, W.** (2013). Effect of humic acid on tuber secondary metabolism and growth physiology property of pinellia pedatisecta under high temperature stress . *Acta Botanica Boreali Occidentalia Sincia* ,33 (9): 1845 – 1850.
- Rezazadeh, H. ; Korasani, S. K. and Haghghi, R. S. A.** (2012). Effect of humic acid on decrease of phosphorus usage in forage maize var. KSC704 (*Zea mays L.*) . *AJAE.* , 3(2): 34 – 38 .
- Roberts, K. T.** (2011). The potential of fenugreek (*Trigonella foenum-graecum*) as a functional food and nutraceutical and its effects on glycemia and lipidemia . *J. Med. Food* , 14 (12) : 1485 – 1489 .
- Romani, G. ; Marrie, M. T. ; Bonetti, A. ; Cerana, R. ; Lado, P. and Marre, E.** (1983). Effect of brassinosteroid on growth and electrogenic proton extrusion in maize root segments . *Physiol. Plant* , 59 (4): 528 – 532 .

- Ross, J. J. and Quittenden, L. J.** (2016). Interactions between brassinosteroids and gibberellins : synthesis or signaling ? . The Plant Cell , 28 : 829 – 832 .
- Sadeghi, F. and Shekafandeh, A.** (2014). Effect of 24-epibrassinolide on growth , lipid peroxidation , protein and antioxidative enzyme activities in seedling of loquat under salinity stress . Albanian J. Agric. Sci. , 13 (2): 116 – 124 .
- Sadeghzadeh-Ahair, D. ; Kashi, A. K. ; Hassandokht, M. R. ; Amri, A. and Alizadeh, K.** (2009). Assessment of drought tolerance in iranian fenugreek landraces. J. Food Agric. Environ. , 7 (4) : 414 – 419 .
- Sairam, R. K.** (1994). Effects of homobrassinolide application on plant metabolism and grain yield under irrigated and moisture-stress conditions of two wheat Varieties . Springer , 14 (2): 173 – 181 .
- Sani, B.** (2014). Foliar application of humic acid on plant height in canola . APCBEE Procedia , 8 : 82 – 86 .
- Sarwar, M. ; Hyder, S. I. ; Akhtar, M. E. ; Tabassam, T. and Malik, S. R.** (2014). Integrated effect of humic acid and biofertilizer on yield and phosphorus use efficiency in mung bean under rain fed condition . W. J. Agric. Sci. , 2 (3): 40 – 46 .
- Sasse, J. M.** (1994). Brassinosteroids and root . Proc. Plant Growth Regul. Soc. Am. , 19 : 135 – 138 .
- Sasse, J. M. ; Smith, R. and Hudson, I.** (1995). Effect on 24-epibrassinolide on germination of seeds of *Eucalyptus camaldulensis* in saline condition . Proc. Plant Growth Regul. Soc. Am. , 22 : 136 – 141 .
- Savitha, H. G. and Manohar, B.** (2015). Studies on grinding and extraction of oil from fenugreek (*Trigonella foenum-graecum*) seeds. Int. J. Food Eng. , 11(2): 275 -283 .

- Schiavon, M. ; Pizzeghello, D. ; Muscolo, A. ; Vaccoro, S. ; Franciosi, O. and Nardi, S.** (2010). High molecular size humic substances enhance phenylpropanoid metabolism in maize (*Zea mays L.*). *J. Chem. Ecol.* , 36 (6): 662- 669 .
- Selim, A. ; and Mosa, A. A.** (2012). Fertigation of humic substances improve yield and quality of broccoli and nutrient retention in a sandy soil . *J. Plant Nutr. Soil Sci.* , 175 : 1-9 .
- Sengupta, K. ; Mitra, S. and Ray, M.** (2009). Effect of brassinolide on growth and yield of summer Green Gram crop . *Indian Agriculturist* , 53 (3): 155 – 157 .
- Seshadri, T. R. ; Sood, A. R. and Varshney, I. P.** (1972). Glycoflavones from seeds of *Trigonella corniculata* linn. Isolation of 6,8-di-C-beta-D-glycopyranosylacetin and its monoacetate . *Indin J. Chem.* , 10 : 26 - 28 .
- Seshadri, T. R. ; Sood, A. R. and Varshney, I. P.** (1973). Study of glycosides from *Trigonella corniculata* linn. And *T. foenum-graecum Linn.* Seeds. *Curr. Sci. India* , 42 : 421 – 422 .
- Shaaban, S. H. A. ; Manal, F. M. and Afifi, M. H. M.** (2009). Humic acid foliar application to minimize soil applied fertilization of surface-irrigated wheat .*World J. Agric. Sci.* , 5 (2) : 207 – 210 .
- Shafeek, M. B. ; Helmy, Y. I. ; Nadia, M. O. and Fatma, A. R.** (2013). Effect of foliar fertilizer with nutritional compound and humic acid on growth and yield of broad bean plants and sandy soil conditions . *J. Appl. Sci. Res.* , 9 (6): 3674 – 3680 .
- Shahbaz, M. and Ashraf, M.** (2007). Influence of exogenous application of brassinosteroid on growth and mineral nutrients of Wheat (*Triticum aestivum L.*) under saline conditions . *Pak. J. Bot.* , 39 : 513 – 522 .

- Sharma, I.** (2011). Effect of Brassinosteroids on Antioxidant Defence System of *Raphanus sativus L.* under Heavy Metal Stress Employing Biochemical and Molecular Approaches . Ph.D. Thesis , Faculty of Life Sciences , Guru Nanak Dev University , Amritsar .
- Shirzad, M. ; Kordyazdi, R. ; Shahinfard, N. and Nikokar, M.** (2013). Does royal jelly affect tumor cell? J. Herbmed Pharmacol , 2(2): 45- 48.
- Shukla, S. and Gupta, S.** (2010). Apigenin : A promising molecule for cancer prevention . Author manuscript . 27 (6) : 962 – 978 .
- Sina, B. A.** (1996). Law in Medicine . Tehran . Iran . Sorush . 158 -159 .
- Singh, K. P. ; Nair, B. ; Jain, P. K. ; Naidu, A. K. and Paroha, S.** (2013). Variability in the nutraceutical properties of fenugreek (*Trigonella foenum-graecum L.*)seeds . Rev. Colomb. Cienc. Hortic. , 7(2) : 228 – 239 .
- Singh, R.** (2015). Medical plants :A review . J. Plant Sci. , 3(1): 50 -55.
- Snehlata, H. S. and Payal, D. R.** (2012). Fenugreek (*Trigonella foenum-graecum L.*):an overview. Int. J. Curr. Pharm. Rev. Res. , 2(4): 169 - 187 .
- Srinivasan, K.** (2006). Fenugreek (*Trigonella foenum-graecum*): A review of health beneficial physiological effects. Food Rev. Int. , 22 (2) : 203 – 224.
- Sulieman, A. M. E. ; Ahmed, H. E. and Abdelrahim, A. M.** (2008). The Chemical composition of fenugreek (*Trigonella foenum-graecum L.*) and the antimicrobial properties of its seed oil . Gezira J. of Eng. and Appl. Sci. , 3 (2) : 52 – 71 .
- Sulieman, A. M. E. ; Ali, A. O. and Hemavathy, J.** (2008). Lipid content and fatty acid composition of fenugreek (*Trigonella foenum-graecum L.*) seeds grown in Sudan . Int. J. Food Sci. Technol. , 43 : 380 – 382 .
- Surmaghi, S. M. H.** (2008). Medicinal Plants and Herbal Therapy. Vol. 1. Tehran , Iran: Tehran University Press . 253 – 254 .

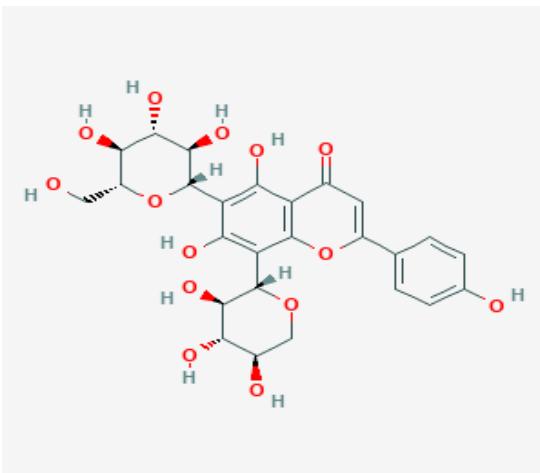
- Swamy, K. N. ; Vardhini, B. V. ; Ramakrishnan , B. ; Anuradha, S. ; Siddulu, N. and Rao, S. S. R.** (2014). Role of 28-homobrassinolide on growth biochemical parameters of *Trigonella Foenum-graecum L.* plant subjected to lead toxicity . Int. J. of Multidisciplinary and Current Research , 2 : 317 – 321 .
- Taiz, L. and Zeiger, E.** (2010). Plant Physiology . 5th (edt). Sinauer Associates Inc. Sunder Land . MA . USA.
- Taji, H. and Golchin, A.** (2011). Effect of different levels of cadmium and sulfur on yield ,cadmium concentration and micronutrient of corn (*Zea mays L.*) leaves and roots under greenhouse conditions . J. Sci. and Technol. Green House Culture , 1 (4): 23 – 33 .
- Vafa, Z. N. ; Sorousmeher, A. R. ; Ghanbari, A. ; Khammari, I. and Falahi, N.** (2015). Effect of nano zinc and humic acid on quantitative and qualitative characteristics of savory (*Satureja hortensis L.*) . Int. J. Bio. Sci. , 6 (3) : 124 – 136 .
- Vardhini, B. V.** (2012). Effect of brassinolide on certain enzymes of sorghum grown in saline soils of karaikal , J. Phytology , 4 (2): 30- 33.
- Vardhini, B. V.** (2013). Brassinosteroids , role of amino acid , peptides and amines modulation in stressed plants a review . In: Anjum, N. A. ; Gill, S. S. and Gill, R. (Eds.). Plant Adaptation to Environmental Change : Significance of Amino Acids and their Derivatives . CAB International of Nosworthy Way , Walling ford OX10 8DE . 300 – 316 p.
- Vardhini, B. V. ; Anuradha, S. ; Sujatha, E. and Rao, S. S. R.** (2010). Role of Brassinosteroids in Alleviating Various Abiotic and Biotic Stresses A review . In : Anjum, N. A. (Eds). Plant Nutrition and Abiotic Stress Tolerance . Global Science Books . 55 – 61 p.
- Vardhini, B. V. ; Anuradha, S. and Rao, S. S. R.** (2006). Brassinosteroids new class of plant hormone with potential to improve crop productivity . Indin J. Plant Physiol. , 11 (1): 1 – 12 .

- Vardhini**, B. V. ; Sujatha, S. and Rao, S. S. R. (2011). Effect of brassinolide on biochemical composition of radish (*Raphanus sativus*). Bioinfole , 8: 404 – 406 .
- Varshney**, I. P. and Sharma, S. C. (1996). Saponins XXXII : *Trigonella foenum graecum* seeds. J. Indian Chem Soc. , 43 : 564 – 567 .
- 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 ground nut to six growth regulators . American – Eurasian J. Agric. And Environ. Sci. , 6 (1): 88 – 91 .
- Vermeer**, A. W. P. ; Rjemsdijk, W. K. and Koopal, L. K. (1998). Interaction between humic acid mineral particles . Langmuir , 14 : 2810 – 2819 .
- Vlasankova**, E. ; Kohout, L. ; Klems, M. ; Eder, J. ; Reinohl, V. and Hradilik, J. (2009). Evaluation of biological activity of new synthetic brassinolide analogs . Acta. Physiol. Plant , 31 (5) :987 – 993 .
- Vopyan**, V. G. (1984). Agricultural Chemistry English Translation. Mir. Publisher. 1st. End .
- Vriet**, C. ; Russinova, E. and Reuzeau, C. (2012). Boosting crop yields with plant steroids . Plant Cell , 24 :842 – 857 .
- Wangner**, H. ; Iyengar, M. A. and Hörhammer, L. (1973). Vicenin-1 and -2 in the seeds of *Trigonella foenum graecum* . Phyto Chemistry , 12 : 25 48 .
- Wani**, S. A. and Kumar, P. (2018). Fenugreek : A review on its nutraceutical properties and utilization in various food products . J. Saudi Society Agric. Sci. , 17 (2) : 97 – 106 .
- Wei**, H. ; Tye, L. ; Bresnick, E. and Birt, D. F. (1990). Inhibitory effect of apigenin, a plant flavonoid, on epidermal ornithine decarboxylase and skin tumor promotion in mice . Cancer Res. ,50 : 499 – 502 .
- Wei**, Z. and Li, J. (2016). Brassinosteroids regulate root growth , development and symbiosis . Mol. Plant , 9 (1): 86 – 100 .

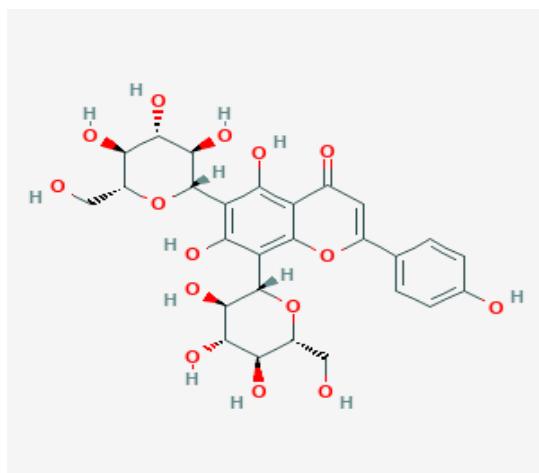
- Wen**, K.C. (2000). The turnover rate of marker constituents in chinese herbal medicine. *J. Food Drug Anal.*, 8(4): 270 - 277 .
- Wimberly**, N. W. (1968). *The Analysis of Agriculture Material*. MAFF. Tech. Bull. London .
- Yang**, C. ; Zhang, C. ; Lu, Y. ; Jin, J. and Wang, X. (2011). The mechanisms of brassinosteroids action : From singl transduction to plant development . *Mol. Plant* , 4 (4): 588 – 600 .
- Yopp**, J. H. ; Mandava, N. B. and Sasse, J. M. (1981). Brassinolide , a growth promoting steroidal Lacton .1. activity in selected auxin bioassays . *Physiol. Plant.* , 53(4) : 445 – 452 .
- Yoshikawa**, M. ; Murakami, T. ; Komatsu, H. ; murakami, N. ; Yamahara, J. and Matsuda, H. (1997). Medicinal foodstuffs fenugreek seed .(1) : Structures of trigoneosides Ia , Ib , IIa , IIb , IIIa and IIIb new furostanol saponins from the seeds of Indian *Trigonella foenum-graecum* L. *Chem Pharm. Bull.* , 45 (1): 81 – 87 .
- Yousif**, K. H. (2011). Effect of Humic Acid , Biofertilizer (EM-1) and Application Methods on Growth, Flowering and Yield of Cucumber (*Cucumis sativus* L.) . M.Sc thesis , Agricultural , University of Duhok , Iraq .
- Yousif**, S. S. and Al-Safar, M. S. (2006). Effect of GA₃ treatment and nitrogen on growth and development of gladiolus corms . *Pakistan J. of Biological Sci.* , 9 (13): 2516 – 2519 .
- Youssef**, A. A. and Talaat, I. M. (1998). Physiological effect of brassinosteroids and kinetin on the growth and chemical constituents of lavender plant . *Ann. Agric. Sci. (Cairo)* , 43 : 261 – 272 .
- 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.

- Zahra**, M. K. ; Monib, M. ; Abdel, S. I. and Heggo, A. (1984). Significance of soil inoculation with silicate bacteria . Zentralbl. Mikrobiol. , 139 (5): 349 – 357 .
- Zeb**, A. ; Khan, A. Z. ; Khan, S. ; Kamaran, S. ; Ullah, H. ; Ali, W. ; Khattak, W. A. and Zaheer, S. (2016). Effect of brassinolide on the yield and related traits of wheat . Int. J. Agr. Agri. Res. , 9 (2): 162 – 170 .
- Zeng**, H. ; Tang, Q. and Hua, X. (2010). Arabidopsis brassinosteroid mutants det 2-1 and bin 2-1 display altered salt tolerance. J. Plant Growth Regul. , 29 (1): 44 – 52 .
- Zhang**, M. ; Zhai, Z. ; Tian, X. ; Duan, L. and Li, Z. (2008). Brassinolide alleviated adverse effect of water deficits on photosynthesis and the antioxidant of Soybean (*Glycine max* L.) . Plant Growth Regul. , 56 (3): 257 – 264 .
- Zhang**, X. Z. and Ervin, E. H. (2004). Cytokinin- containing seaweed and humic acid extracts associated with creeping bentgrass leaf cytokinin and drought resistance . Crop. Sci. , 44 : 1737 – 1745 .
- Zhou**, X. Y. ; Song, L. and Xue, H. W. (2013). Brassinosteroids regulate the differential growth of Arabidopsis hypocotyls through auxin signaling components IAA19 and ARF7 . Mol. Plant , 6 (3) : 887 – 904 .

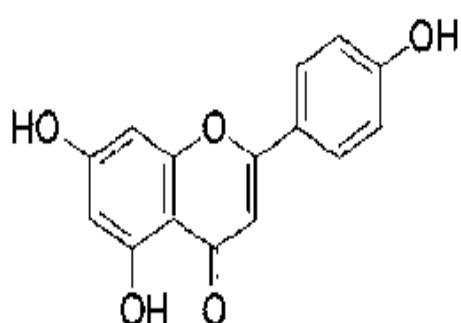
الملحق (1): التركيب الكيميائي لبعض المركبات الفعالة الموجودة في بذور نبات الحبة.



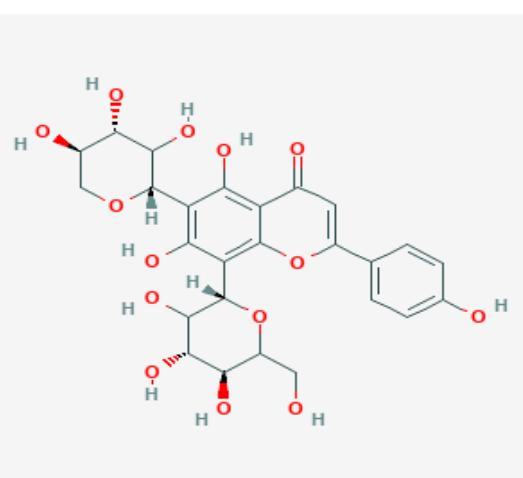
Vicenin 3



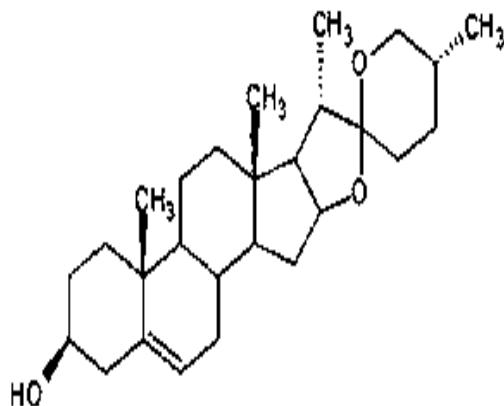
Vicenin 2



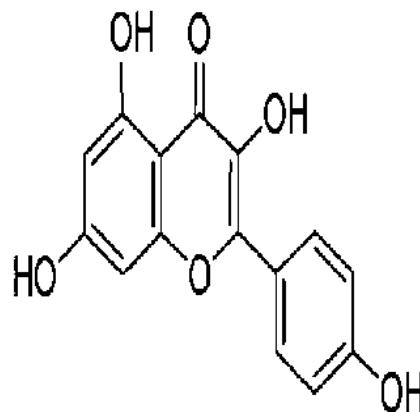
Apigenin



Vicenin 1



Steroidal saponins

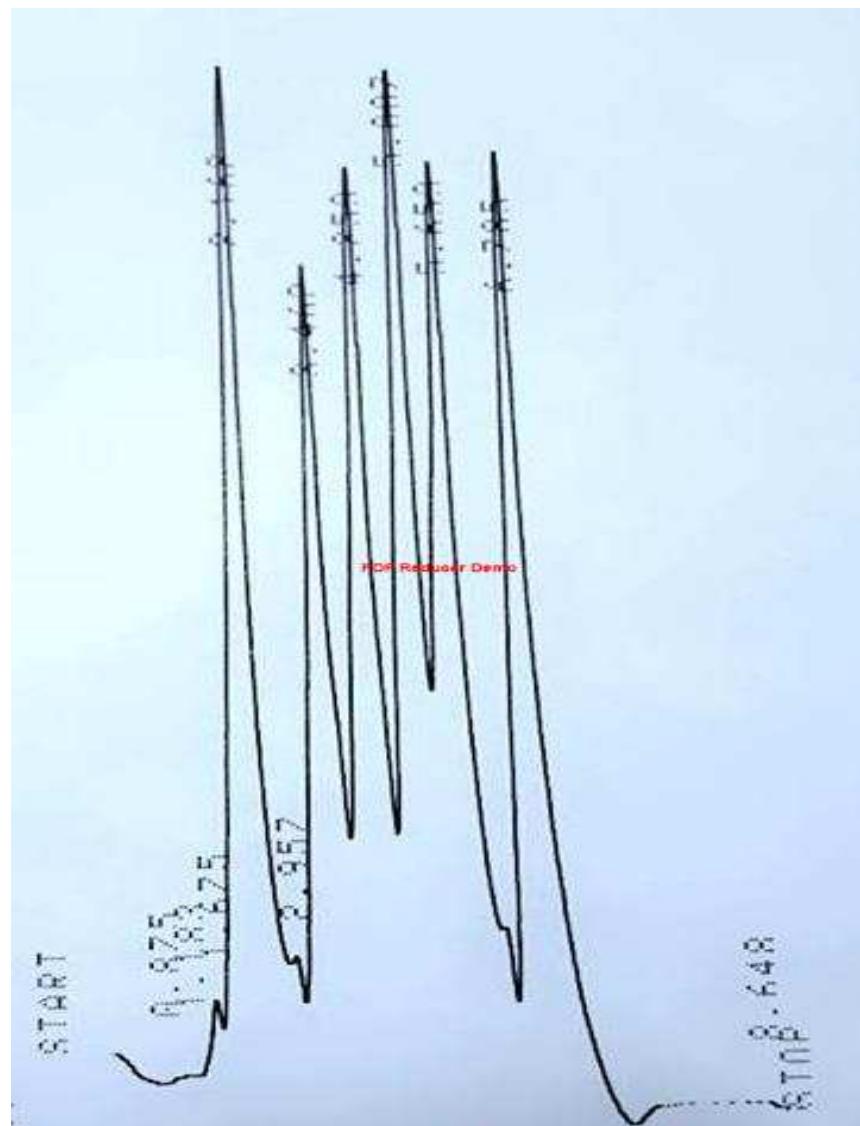


Kaempferol

الملحق (2): زمن احتجاز ومساحات الحزم لبعض المركبات الفعالة القياسية .

المساحة	زمن الاحتجاز	المركبات القياسية
186848	2.16	Vicenin 2 isomer
150122	3.46	Vicenin 2
168763	4.25	Vicenin 3
181810	5.00	Vicenin 1
197329	5.65	Apigenin
186475	6.78	Kaempferol

الملحق (3): مخطط التحليل الكروماتوغرافي السائل ذي الأداء العالي HPLC للمركبات الفعالة طبياً في كلايكوسيدات نبات الحبة .



Summary

The field experiment was conducted in the Botanical Garden of the Department of Biology, College of Education for Pure Sciences (Ibn Al-Haitham), University of Baghdad, during the growing of 2017-2018 to study the effect of the application of humic acid, brassinolide and their interaction on some morphological and chemical properties, yield and its content and some active compounds in fenugreek (*Trigonella foenum-graecum* L.) plant. Four concentrations of humic acid (0, 0.5, 1, 2) mg.L⁻¹ and five concentrations of growth regulator brassinolide (0, 0.5, 1, 2, 4) mg.L⁻¹ were used. The experiment was designed by Randomized Complete Blocks Design (R.C.B.D) and with three replicates per treatment consisting 60 experimental units . The experimental units will be fertilize based on their treatments.

The results obtained can be summarized as follows:

1. The results showed that the treatment with humic acid resulted a significant increase in all studied properties including: root size, bacterial nodes numbers, stem diameter, number of branches, dry weight of the vegetative growth, absolute growth rate, biomass domains, nitrogen, phosphorus, potassium, magnesium and iron content, chlorophyll content in leaves, percentage of carbohydrates and protein, the number of pods in one plant, total yield, total seed yield and medically active compounds Vicenin2 , Vicenin1 , Apigenin and Kaempferol in the fenugreek plant, especially at concentration 2 mg.L⁻¹. The concentration 1 mg.L⁻¹ of humic acid had a significant effect on plant height, seed weight in pods, weight of 1000 seeds and active compounds Vicenin 2 isomer and Vicenin 3 .

2. The results showed that the treatment of brassinolide has led to a significant increase in all the properties studied including: the root size, the number of bacterial nodes, stem diameter, number of branches, dry weight of the vegetative growth, absolute growth rate, biomass domains, nitrogen, phosphorus, potassium, magnesium and iron content, chlorophyll content in the leaves, percentage of carbohydrates and protein, number of pods per one plant, total yield, total seed yield and medically active compounds, Vicienin2 , Vicienin1 , Apigenin and Kaempferol in the fenugreek plant especially at concentration 2 mg. L⁻¹. The concentration 1 mg.L⁻¹ of brassinolide had a significant effect on the plant height, seed weight of one pod, weight of 1000 seeds and active compounds Vicienin 2 isomer, Vicienin 3.
3. The results showed that the treatment of humic acid, brassinolide and their interaction resulted in a significant increase in the morphological and chemical properties, yield and its contents by application with a concentration 2 mg.L⁻¹ of humic acid and 2 mg.L⁻¹ of brassinolide in most properties and some of them by application with a concentration 1 mg. L⁻¹ of humic acid and 1 mg. L⁻¹ of brassinolide.
4. The results of tests and diagnosis by High Performance Liquid Chromatography (HPLC) techniques showed the diagnosis of six active compounds in the fenugreek plant (Vicienin, isomer 2, Vicienin 2, Vicienin 3, Vicienin 1 , Apigenin, Kaempferol). The compound Vicienin 1 was more effective concentration by giving the highest values. The application with concentration 2 mg.L⁻¹ of humic acid and 2 mg.L⁻¹ of brassinolide together was exceeded by giving the highest concentration of active compounds (Vicienin2 , Vicienin1 , Apigenin and Kaempferol), while the application with concentration 1 mg.L⁻¹ of humic acid and 1

mg.L⁻¹ of brassinolide together was exceeded by giving it the highest concentration of active compounds (Vicenin 2 isomer, Vicenin 3).

Baghdad University

College of Education for Pure Science

(Ibn Al-Haitham)

Department of Biology



Effect of Humic Acid and brassinolide and Their Interaction on Growth, Yield and Active Compounds of *Trigonella foenum-graecum* L . Plant

Thesis

Submitted to the College of Education for Pure Sciences - Ibn Al-Haitham of the University of
Baghdad in Partial Fulfillment of the Requirement for the Degree of Master of Science

In

Biology - Botany - Plant Physiology

By

Maysam Ihsan Ali Al-Hassany

(B.Sc. Biology , Baghdad University 2015)

Supervised By

Assistant Professor

Dr. Maher Zaki Faisal Al Shammari

1440 A.H.

2018 A.G.