

الجمهورية الجزائرية الديمقراطية الشعبية

وزارة التعليم العالي والبحث العلمي

جامعة قاصدي مرباح - ورقلة -

كلية الرياضيات وعلوم المادة

قسم الكيمياء



مذكرة مقدمة لنيل شهادة ماستر أكاديمي

في الكيمياء

تخصص: كيمياء عضوية

من إعداد: بن عايشوششهرة و مقدميهجيرة

بعنوان:

المساهمة في استخراج بعض المركبات الفعالة لنبات

طبي من عائلة *Zygophyllaceae*

نوقشت علنا يوم: 02 / 07 / 2019 أمام لجنة المناقشة

رئيسة	أستاذة محاضرة - أ.	دقموش مسعودة
مناقشة	أستاذة محاضرة - أ.	رحماني زهور
مؤطرة	أستاذة محاضرة - أ.	سمارة ونيسة
مساعدة مؤطرة	أستاذة مؤقتة	مقداد جميلة

السنة الجامعية: 2018 / 2019

إهداء

إلى منتعجز كلماتيوتنحنيها متيلعظيم عطائها،
إلمشعةالنور فيالظلمات، نعمالجليس، وخير الأنيسإليك (ياأمي)....
أطالاله فيعمر ك

إلى منعلمنياالصبر والنجاحوافتقد هفيمواجهةالصعابولتمهلهاالدينالآرتوي
منحنانهاوكنتلهاالأملالذير اودهفيحياته، فحلماثيرانيقيمثلهذا
اليوملكنقدر هسبحانهاالينهو بينذلك

أسئلالهأنيتعمدهبواسع رحمتهويدخلهفسيحجناته... أبي
إلى صاحب الأيادي الكريمة، إلى من شجعني بحماس وعزيمة.
إلى خالي.....عبد الجبار..... ذوالمواقف العظيمة.
إللمنأربالتفاؤل في أعينهموالسعادة فيضحكتهم

إخوتي: علي، أحمد، يوسف، الدراجي، زين العابدين، ربيع، شاهر.
إلى من أعيش معهم ظلال الأخوة وأنعم معهم بسعادة الدنيا
رفقاءدربيفيهذهالحياة، معكمأكونأناو بدونكمأكونمثلايشيء،
أخواتي: فاطمة الزهراء، رزيقة، خيرة رحمها الله، صباح، فتحية، نتيجة.
إلى عائلة بن عايشوش، وعائلة رمضان

إلى من أعرفهم من بعيد أو قريب وأحمل لهم الحب.... إلى جميع أساتذة مشواري الدراسي
إلى كل طلبة هذه الدفعة 2019

بن عايشوش شهرة

إهداء

إلى من لا يمكن للكلمات أن توفي حقهما، إلى من لا يمكن للأرقام أن تحصي فضائلهما إلى والدي الغاليين أدامهما الله لي.

إلى الوجه الذي لا يكف ابتساما، إلى من سعى وشقى لأنعم بالراحة والهناء الذي لم يبخل بشيء من أجل دفعي في طريق النجاح الذي علمني ان ارتقي سلم الحياة بحكمة وصبر

أبي العزيز

إلى ملاكي في الحياة، إلى معنى الحب والحنان، إلى بسملة الحياة وسر الوجود

إلى من كان دعائها سر نجاحي وحنانها بلسم جراحي إلى أعلى الحباب

أمي الحبيبة

إلى من حبهم يجري في عروقي أشقاء روعي أخواتي مليكة، سكينه، فاطمة الزهراء، نهى وأخي أسامة

إلى أعمامي وعماتي، إلى أخوالي وخالاتي إلى جميع عائلتي

إلى جدتي الغالية

إلى أخواتي التي لم تلدهن أمي، إلى من سعدت برفقتهم في دروب الحياة وتشاركنا مرارة وحلاوة الحياة إلى من كانوا معي على طريق النجاح والخير صديقاتي وبالأخص سرين، زهرة، عقيلة، زينب، عفاف، شهرة.....

إلى جميع أحبتي إلى أعز الأحاب والأصدقاء، إلى كل من ساعدني من قريب أو بعيد

إلى جميع أساتذتي

إلى جميع زملائي، طلبة دفعة 2019

مقدمي هجيرة

شكر و عرفان

إذا كنا لا نعترف بالجميل من شيمالنفوس الكريمة، فإننا نتقدم بجزيل الشكر والتقدير والعرفان إلى
أساتذتنا الفضلاء ونخص بالذكر الأستاذة المشرفة علينا الدكتورة سمارة ونيسة والأستاذة
المساعدة مقدار جميلة لما قدمته لنا من جهد ونصح طيلة
إنجاز هذا العمل فجزاهما الله خير الجزاء علما قاما بهمنا جهود مباركة
نتوجه بالشكر إلى الدكتورة دقموش مسعودة على قبولها رئاسة لجنة المناقشة. كما نشكر
الدكتورة رحمانى زهور على قبولها مناقشة هذا العمل.
كما نشكر كل من ساندنا خلال مشوارنا التعليمي من أساتذة وطلبة نخص بالذكر الدكتور ذوادي
علي، الدكتورة رحيم أم الخير، الدكتورة بن ساسي شيماء وكل طلبة مخبر تميمين وترقية
الموارد الصحراوية (VPRS) بجامعة قاصدي مرياح ورقلة خاصة مسعودي عبد الجبار وبن
فردية سعيدة. نشكر السيد مكاوي رمضان وكل عمال مخبر كيمياء تحليلية بجامعة ورقلة.
كما أتوجه بالشكر الخاص للسيد سوداني محمد العربي وكل عمال المخبر
المركزي بمستشفى الأم والطفل بتقريت.
كما لا يفوتنا أن نتقدم بخالص شكرنا إلى أساتذتنا الكرام الذين أشرفوا على
تكويننا خلال مشوارنا الدراسي.
ختاما يدوم الصمت طويلا وتتعاثر الكلمات على ألسنتنا والدمع يغالبنا حين نتوجه
بالشكر الجزيل إلى عائلتنا الكريمة عائلة بن عايشوش وعائلة مقدمي إذ تعجز
الكلمات لما قدموه لنا من مساندة ودعم منقطع النظير طيلة مدة دراستنا، فلهم كل
الحب والشكر والتقدير، وأعتذر لكل من قدم لنا المساعدة ولو بالكلمة ولم نذكره
لكننا نقول لكم منا الشكر ومن الله الجزاء.



الفهرس

الموضوع	الصفحة
الإهداء	I
شكر و عرفان	III
الفهرس	IV
قائمة الجداول	VII
قائمة الأشكال	VIII
قائمة الاختصارات	X
مقدمة عامة	01

الجانب النظري

الفصل الأول: النباتات الطبية والمركبات الكيميائية الفعالة

I - مقدمة	05
I - 1 - تعريف النباتات الطبية	05
I - 2 - المركبات الكيميائية الفعالة في النباتات الطبية	05
I - 2 - 1 - القلويدات	05
I - 2 - 2 - العفصيات (التنينات)	07
I - 2 - 3 - الصابونيزيدات	07
I - 2 - 4 - التربينات	08
I - 2 - 5 - الفلافونيدات	10
I - 2 - 6 - الكومارينات	12
I - 3 - تصنيف النباتات الطبية	14

الفصل الثاني: دراسة النبتة

II - 1 - مقدمة	16
II - 2 - العائلة الرطراطية Zygophyllaceae	16
II - 3 - وصف النبتة	16
II - 4 - التسمية	17
II - 5 - التصنيف النظامي	17
II - 6 - التوزيع الجغرافي للنبتة	17
II - 7 - الاستخدام التقليدي للنبتة	18
II - 8 - المكونات الكيميائية	18

الفصل الثالث : دراسة الفعالية البيولوجية

20	III - 1 - الفعالية المضادة للأكسدة
20	III - 1 - 1 - مقدمة
20	III - 1 - 2 - الجذور الحرة
20	III - 1 - 2 - 1 - تعريف الجذور الحرة
20	III - 1 - 2 - 2 - مصدر الجذور الحرة
20	III - 1 - 2 - 3 - تأثيرات بعض الجذور الحرة
21	III - 1 - 3 - مضادات الأكسدة
22	III - 1 - 3 - 1 - تعريف مضاد الأكسدة
22	III - 1 - 3 - 2 - تصنيف مضادات الأكسدة
22	III - 1 - 3 - 3 - عائلة الجزيئات ذات الفاعلية المضادة للأكسدة
23	III - 2 - الفعالية المضادة للبكتيريا
23	III - 2 - 1 - مقدمة
23	III - 2 - 2 - نبذة تاريخية
23	III - 2 - 3 - تعريف البكتيريا
23	III - 2 - 4 - خصائص البكتيريا
24	III - 2 - 5 - تصنيف البكتيريا
24	III - 2 - 5 - 1 - حسب توزيع أسواطه
24	III - 2 - 5 - 2 - حسب الشكل
25	III - 2 - 5 - 3 - حسب الوسط الذي تعيش فيه
25	III - 2 - 5 - 4 - حسب التغذية
25	III - 2 - 5 - 5 - حسب طريقة التلوين
26	III - 2 - 5 - 6 - حسب تأثيرها على الإنسان
28	III - 3 - المضادات الحيوية
28	III - 3 - 1 - تعريف
28	III - 3 - 2 - أنواع المضادات الحيوية
28	III - 3 - 3 - مصادر المضادات الحيوية

الجانب التطبيقي

الفصل الأول: طرق و مواد الدراسة

31	I - 1 - الكشف الكيميائي الأولي للمركبات الفعالة
31	I - 1 - 1 - المواد المحاليل المستعملة
31	I - 1 - 2 - الطرق والأساليب المستعملة

31	1-1-2-1-I-الفحص الفيتو كيميائي
31	1-1-2-2-I-الإختبارات الكيميائية الأولية
	1-1-2-3-I-مردود الاستخلاص 35
35	1-1-2-4-I-مردود الاستخلاص
35	2-I-الفصل الكروماتوغرافي للطبقة الرقيقة CCM
36	3-I-الدراسة التحليلية الكمية للمستخلصات
37	4-I-الفعالية المضادة للأكسدة
38	5-I-الفعالية المضادة للبكتيريا

الفصل الثاني: النتائج و المناقشة

42	1-II-الكشف الكيميائي عن بعض المركبات الكيميائية
43	2-II- الاستخلاص
	3-II- الفصل الكروماتوغرافي الطبقة الرقيقة CCM 44
45	4-II- الدراسة التحليلية الكمية للمستخلصات
45	1-II-4-1-التقدير الكمي للفينولات الكلية TPC
45	2-II-4-2-التقدير الكمي للفلافونيدات الكلية TFC
46	3-II-4-3-التقدير الكمي للتربينات الكلية TTC
46	5-II-الفعالية المضادة للأكسدة
	6-II- الفعالية المضادة للبكتيريا
50	1-II-6-1-دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا لمستخلصات نبتة ضد البكتيريا بطريقة الانتشار بواسطة الأقراص في وسط صلب
70	2-II-6-2- تحديد أدنى تركيز للتثبيط (MIC) Minimal inhibitory concentration
72	خلاصة عامة
74	المراجع

قائمة الجداول

الصفحة	العنوان	الجدول
الجانب النظري		
الفصل الأول: النباتات الطبية والمركبات الكيميائية الفعالة		
09	تصنيف التربينات	(1 - I)
16	التصنيف النظامي للنبات	(2 - I)
الجانب التطبيقي		
الفصل الأول: مواد وطرق الدراسة		
32	المواد المحاليل المستعملة	(1 - I)
	بعض الأنظمة المستعملة في الفصل الكروماتوغرافي	(3 - I)
40	الأجهزة المستعملة في تقدير الفعالية ضد البكتيرية	(3 - I)
40	المواد والمحاليل الكيميائية المستعملة في تقدير الفعالية ضد البكتيرية.	(4 - I)
40	أنواع من البكتيريا المستعملة.	(5 - I)
الفصل الثاني: النتائج والمناقشة		
44	نتائج الكشف الكيميائي الأولي.	(1 - II)
45	مردود المستخلصات	(2 - II)
50	قيم AEAC للمستخلصات	(3 - II)
53	معدلات أقطار التثبيط لمستخلصات إيثر بترول اتجاه السلالات البكتيرية	(4 - II)
57	معدلات أقطار التثبيط لمستخلصات كلوروفورم اتجاه السلالات البكتيرية	(5 - II)
61	معدلات أقطار التثبيط لمستخلصات أسيتات الإيثيل اتجاه السلالات البكتيرية	(6 - II)
65	معدلات أقطار التثبيط لمستخلصات البيتانول العادي اتجاه السلالات البكتيرية	(7 - II)
69	معدلات أقطار التثبيط لمستخلصات المائية اتجاه السلالات البكتيرية	(8 - II)
71	قيم MIC للمستخلصات إيثر البترول مع قطر التثبيط اتجاه السلالات البكتيرية المستخدمة في الدراسة	(9 - II)
72	قيم MIC لمستخلصات كلوروفورم مع قطر التثبيط اتجاه السلالات البكتيرية المستخدمة في الدراسة	(10 - II)
73	قيم MIC لمستخلصات أسيتات البترول مع قطر التثبيط اتجاه السلالات البكتيرية المستخدمة في الدراسة	(11 - II)
74	قيم MIC للمستخلصات المائية مع قطر التثبيط اتجاه السلالات البكتيرية المستخدمة في الدراسة	(12 - II)
75	قيم MIC لمستخلصات البيتانول العادي مع قطر التثبيط اتجاه السلالات البكتيرية المستخدمة في الدراسة	(13 - II)

قائمة الأشكال

الصفحة	العنوان	الشكل
الجانب النظري		
الفصل الأول: النباتات الطبية والمركبات الكيميائية الفعالة		
08	الهيكل العام للتربينات (إيزوبرين)	(1 - I)
10	الصيغة العامة للفلافونيدات	(2 - I)
11	مختلف أنواع الفلافونيدات	(3 - I)
12	بنية بعض المركبات الكومارينية البسيطة	(4 - I)
13	بنية بعض مركبات فيرانوكومارين الزاوية	(5 - I)
13	بنية بعض مركبات فيرانوكومارين الخطية	(6 - I)
13	بنية بعض مركبات بيرانوكمارين	(7 - I)
الفصل الثاني: دراسة النبتة		
14	صورة للنبات المدروس	(1 - II)
15	أوراق، أزهار، وثمار للنبات المدروس	(2 - II)
18	التوزيع الطبيعي للنبتة حسب Boffa	(3 - II)
الفصل الثالث: دراسة الفعالية البيولوجية		
24	بنية الخلية البكتيرية	(1 - III)
25	أشكال البكتيريا	(2 - III)
26	بكتيريا E.coli	(3 - III)
27	بكتيريا <i>Staphylococcus</i>	(4 - III)
28	بكتيريا <i>Proteus mirabilis</i>	(5 - III)
الجانب التطبيقي		
الفصل الأول: مواد وطرق الدراسة		
35	مخطط تفصيلي لطريقة الاستخلاص	(1 - I)
الفصل الثاني: النتائج و المناقشة		
45	مقارنة مردود المستخلصات	(1 - II)
46	مقارنة كمية TPC في الأجزاء المدروسة	(2 - II)
46	المنحنى العياري للامتصاصية بدلالة تركيز حمض الغاليك	(3 - II)
46	مقارنة بين كمية TFC في الأجزاء المدروسة	(4 - II)
46	المنحنى المعياري للامتصاصية بدلالة تركيز الكرسيتين	(5 - II)

47	مقارنة بين كمية TTC في الأجزاء المدروسة	(6 - II)
47	المنحنى العياري للامتصاصية بدلالة تركيز catechine	(7 - II)
48	أثر القوة المضادة للأكسدة لمستخلصات الكلوروفورم للأجزاء المدروسة في اختبار إرجاع الموليبيدات	(8 - II)
49	أثر القوة المضادة للأكسدة لمستخلصات أسيتات الإيثيل للأجزاء المدروسة في اختبار إرجاع الموليبيدات	(9 - II)
49	أثر القوة المضادة للأكسدة لمستخلصات البيتانول للأجزاء المدروسة في اختبار إرجاع الموليبيدات	(10 - II)
50	أثر القوة المضادة للأكسدة لمستخلصات الطور المائي للأجزاء المدروسة في اختبار إرجاع الموليبيدات	(11 - II)
51	الفعالية التثبيطية لمستخلصات إيثر بترول تجاه بكتيريا s- areus	(12 - II)
51	الفعالية التثبيطية لمستخلصات إيثر بترول تجاه بكتيريا Proteus	(13 - II)
52	الفعالية التثبيطية لمستخلصات إيثر بترول تجاه بكتيريا E - coli	(14 - II)
52	الفعالية التثبيطية لمستخلصات إيثر بترول تجاه البكتيريا Streptococcus	(15 - II)
55	الفعالية التثبيطية لمستخلصات كلوروفورم تجاه بكتيريا s - areus	(16 - II)
55	الفعالية التثبيطية لمستخلصات كلوروفورم تجاه بكتيريا Proteus	(17 - II)
56	الفعالية التثبيطية لمستخلصات كلوروفورم تجاه بكتيريا E - coli	(18 - II)
56	الفعالية التثبيطية لمستخلصات كلوروفورم تجاه بكتيريا Streptococcus	(19 - II)
59	الفعالية التثبيطية لمستخلصات أسيتات الإيثيل تجاه بكتيريا S - areus	(20 - II)
59	الفعالية التثبيطية لمستخلصات أسيتات الإيثيل تجاه بكتيريا Proteus	(21 - II)
60	الفعالية التثبيطية لمستخلصات أسيتات الإيثيل تجاه بكتيريا E - coli	(22 - II)
60	الفعالية التثبيطية لمستخلصات أسيتات الإيثيل تجاه بكتيريا Streptococcus	(23 - II)
63	الفعالية التثبيطية لمستخلصات البيتانول العادي تجاه بكتيريا S - aureus	(24 - II)
63	الفعالية التثبيطية لمستخلصات البيتانول العادي تجاه بكتيريا Proteus	(25 - II)
64	الفعالية التثبيطية لمستخلصات البيتانول العادي تجاه بكتيريا E - coli	(26 - II)
64	الفعالية التثبيطية لمستخلصات البيتانول العادي تجاه بكتيريا Streptococcus	(27 - II)
67	الفعالية التثبيطية للمستخلصات المائية تجاه بكتيريا s - aureus	(28 - II)
67	الفعالية التثبيطية للمستخلصات المائية تجاه بكتيريا Proteus	(29 - II)
68	الفعالية التثبيطية لمستخلصات المائية تجاه بكتيريا E - coli	(30 - II)
68	الفعالية التثبيطية لمستخلصات المائية تجاه بكتيريا Streptococcus	(31 - II)

قائمة الاختصارات

بالعربية	الرمز
لب الثمرة، قشرة، نوى، أوراق على الترتيب	F ،N ،C ،P
طور الكلوروفورم	Ch
طور أسيتات الإيثيل	Ac
طور البيتانول	But
الطور المائي	Aq
مردود الاستخلاص	R
كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة	CCM
المحتوى الكلي للفينولات	TPC
المحتوى الكلي للفلافونيدات	TFC
المحتوى الكلي للتنينات	TTC
القدرة المضادة للأكسدة المكافئة لحمض الاسكوربيك	AEAC
فوق البنفسجي	UV
الكمية بالمليغرام على أساس حمض الغاليك المكافئ لكل غرام من الوزن الجاف للنبتة	mg GAE/g
الكمية بالمليغرام على أساس الكرسيتين المكافئ لكل غرام من الوزن الجاف للنبتة	mg QE/g
الكمية بالمليغرام على أساس الكاتشين المكافئ لكل غرام من الوزن الجاف للنبتة	mg CE/g
ثنائي ميثيل سلفوا كسيد	DMSO
أدنى تركيز للتنشيط	MIC

مقدمة عامة

مقدمة عامة

النباتات الطبية ذات أهمية كبيرة لأنها تستعمل في العديد من الأمراض، حيث تحتوي أجزؤها كلها أو بعضها على مركبات فعالة^[1] كمنتجات الأيض الأولي والثانوي ذات فائدة كبيرة، وجودها في النباتات لاستمرار حياتها و حمايتها أو تستخدم للدفاع ضد الكائنات الأخرى^[2]، فالنباتات الطبية بصفة خاصة والنباتات بصفة عامة كانت ومازالت تؤدي دورا مهما في حماية الإنسان كوقايته من الأمراض^[1].

استعملت النباتات في التداوي منذ القدم من قبل العرب والأمم الأخرى، ويشهد على ذلك ما دونه المصريون في بردياتهم، والعرب في مذكراتهم وموسوعاتهم عن النباتات الطبيّة، وكذلك ما تحويه أسواق العطارين من الأعشاب، الثمار والبذور التي يستخدم في الطب الشعبي لعلاج الأمراض، وما زال العطارّة تعتمد على موسوعة: ابن سينا، تذكرة داوود، مؤلفات الرازي، والصيدلة للبيروني وغيرها من كتب علماء العرب في الطب والصيدلة وغيرها.

فالنباتات في الواقع هي صيدلة كاملة بما تحويه من العديد من المواد الفعالة، التي تتوزع بنسب متفاوتة وبأجزاء مختلفة، والدليل على ذلك قول أبو قراط منذ 4500 عام "ليكن غذاؤك دواءك، وعالجوا كل مريض بنبات أرضه، فهي أجلب لشفائه".

تبقى النباتات ذات فعالية وسهولة الاقتناء إذا ما قورنت بالأدوية الكيميائية التي لها أضرار ثانوية فهي سلاح ذو حدين تعالج عضوا وتخرب عضوا آخر.

فسهولة الحصول على النباتات و استخدامها أدى بالباحثين إلى الاهتمام بها والعودة إلى الطبيعة دون التخلي عن الأدوية التي بعضها مخلق و البعض الآخر مستخرج من النباتات^[3]. هذه الأخيرة تنتشر في العديد من المناطق كالصين، الهند، أوروبا، آسيا و خاصة دول العالم الثالث التي تستخدم النباتات بكثرة كدول شمال إفريقيا.

ومن بين هذه الدول نجد الجزائر التي تتميز بتنوع المناخ بها (مناخ البحر الأبيض المتوسط، الهضاب العليا والمناخ القاري) أدى إلى تنوع الغطاء النباتي لذا قمنا بدراسة إحدى النباتات الجزائرية المتواجدة في المناطق الجافة وشبه الجافة من أجل المساهمة في استخراج بعض المركبات الفعالة لنبات طبي ينتمي للعائلة الرطراطية *Zygophyllaceae* ودراسة الفعالية البيولوجية لها، لذا وضع مخطط البحث وفق خطة البحث التالية:

جزء نظري: يحوي ثلاثة فصول:

- **الفصل الأول:** النباتات الطبية والمركبات الكيميائية الفعالة.

- **الفصل الثاني:** دراسة النبتة.

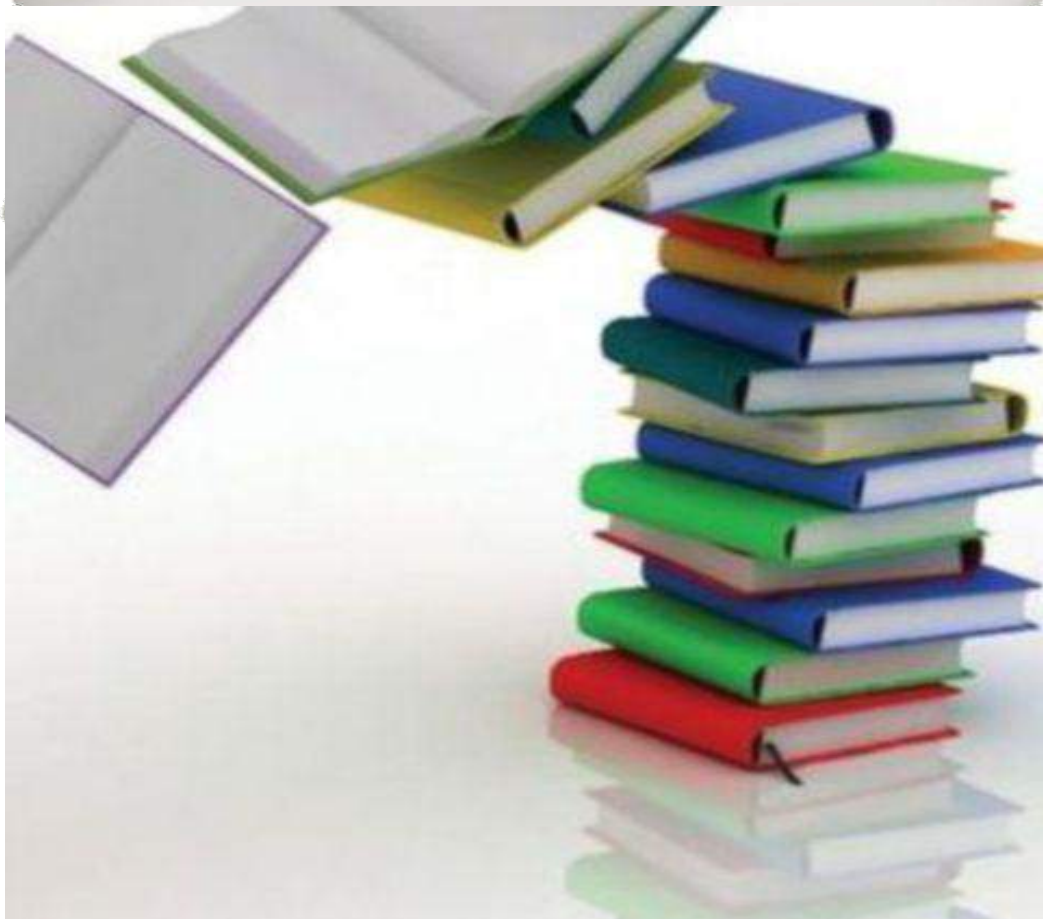
- **الفصل الثالث:** الفعالية البيولوجية (الفعالية المضادة للأوكسدة والمضادة للبكتيريا).

و جزء تطبيقي: يضم فصلين

الفصل الأول: يهتم بمواد وطرق الدراسة.

الفصل الثاني: يتضمن النتائج المتحصل عليها ومناقشتها.

الجانب النظري



الفصل الأول :

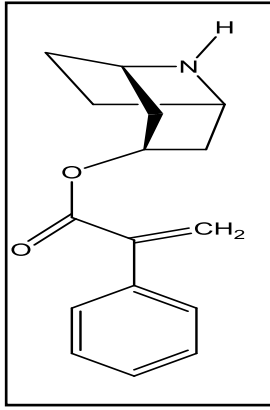
النباتات الطبية والمركبات الكيميائية الفعالة

I-2-1-2 تعريف القلويدات:

عرّف العالم **Landernberg** القلويدات " على أنها مركبات طبيعية من أصل نباتي ذات صفات قلويدية تحتوي على ذرة نيتروجين واحدة على الأقل ضمن مركب متباين الحلقة " كما أنّ هناك قلويدات تحتوي على أكثر من ذرة نيتروجين قد تكون على شكل أمين أولي RNH_2 أو أمين ثانوي R_2NH أو أمين ثالثي R_3N ، وبما أنها تحمل زوجا غير مشترك من الإلكترونات، فإنها لها صفات قاعدية وخصائص كيميائية مشابهة للأمونيا NH_3 ، وتختلف درجة قاعديتها اختلافاً كبيراً فيما بينها^[9].

I-2-1-3 تصنيف القلويدات:

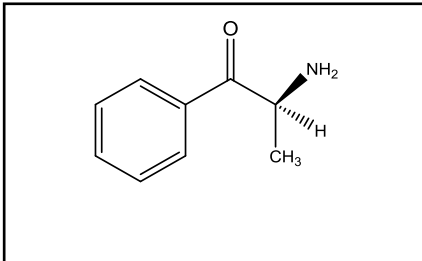
قد تلجأ بعض المصادر إلى تصنيف القلويدات وفقاً للفصائل النباتية المستخلصة منها ولكن تزايد اكتشاف المئات من هذه المركبات في الوقت الحاضر حال دون استخدام مثل هذا التقسيم، وهناك العديد من المحاولات لوضع نظام تقسيمي يضم أغلب القلويدات، ولقد كانت أكثر المحاولات قبولاً وانتشاراً هو نظام التقسيم الذي وضعه **Heganauer**^[10].



I-2-1-3-1-1 القلويدات الحقيقية:

هي قلويدات سامة لها تأثيرات فيزيولوجية متباينة ومختلفة في القاعدية وتحتوي على ذرة نتروجين واحدة أو أكثر في حلقات متغايرة وهي مشتقة من الأحماض الأمينية وتوجد في النباتات على هيئة أملاح للأحماض العضوية. ولكن هذه الخواص ليست دائماً محققة^{[10][11]}.

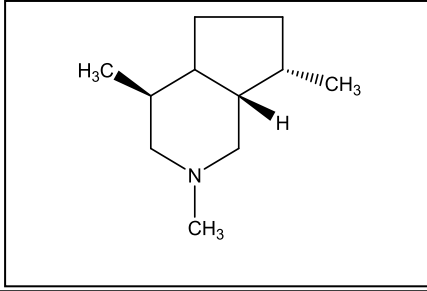
أبوأتروبين (Apoatropin)



(-) كاتينون ((-) Cathinone)

I-2-3-1-2 القلويدات الأولية:

عبارة عن أمينات بسيطة تكون فيها ذرة الأزوت خارج الحلقة وهي قلويدات قاعدية، يتم تخليقها في داخل الأنسجة النباتية من الأحماض الأمينية وغالباً ما يُطلق عليها بالأمينات الحيوية^[6].



β -سكيتانتين (β -Skytanthine)

I-2-3-1-3-3-القلويدات غير الحقيقية:

هي قلويدات قاعدية لا تُشتق من الأحماض الأمينية، يندرج تحت هذا القلويدات الستيرويدية وقلويدات بيورينات^[10].

I-2-2-2-العفصيات (التنينات):

I-2-2-2-1-عموميات:

العفصيات عبارة عن مركبات يتراوح وزنها الجزيئي من (3000 - 500) g/mol ذات خواص فينولية، توجد ذائبة أو مترسبة في خلايا النسيج الضام أو الحشوي لعدد من الأنواع النباتية، وقد اشتقَّ إسمها القديم من دباغة جلود الحيوانات (tannins)، وصناعة الحبر^[12]^[13]، وهي مهمة كمركبات لون ولها تأثير على المذاق، تتميز بوجود عدد كبير من مجاميع الهيدروكسيل التي لها القابلية لتكوين روابط عكسية مع الجزيئات الكبيرة الأخرى مثل السكريات المتعددة والبروتينات^[14].

I-2-2-2-2-تعريف العفصيات:

العفصيات مركبات عضوية غير نيتروجينية وغير متبلورة ذات تركيب كيميائي معقد يصعب فصله وتنقيته، تتواجد هذه المواد في أجزاء مختلفة من النبات كاللحاء والخشب والأوراق والثمار والجذور ولها العديد من الخصائص المضادة للأحياء المجهرية، وهي مواد تكون إما قابلة للتحلل أو غير قابلة للتحلل^[15].

I-2-2-2-3-أنواع العفصيات: يمكن أن نميز نوعين من العفصيات.

I-2-2-2-1-عفصيات قابلة للذوبان (Tanins hydrosolubles):

وهي عبارة عن جزيئات معقدة، أستراتلسكر (عديد الهيدروكسي) و عدد متغير من جزيئات حمض الفينول، تحللها ينتج سكرًا، أغلب الأحياء نيكوالغلوكوز وشقافينولياً مشكلاً أساساً من حمض الغاليك أو حمضاً لإيلاجيك وتتميز بالذوبانية في الماء^[16].

I-2-2-2-2-العفصيات المتكثفة (Les Tanins condensés):

لا تذوب في الماء وهي الأكثر انتشاراً، ناتجة من البلمرة لجزيئات أولية تمتلك البنية العامة للفلافونيدات ويُعدُّ catechines (flavan-3-ols) أو coanhtocyanidine (flavan-3,4-diols) الأكثر أهمية، وترتبط فيما بينها بروابط كربونية^[16].

I-2-2-3-الصابونيزيدات:

I-2-2-3-1-عموميات:

الصابونيزيدات من منتجات الأبيض الثانوي ذات الوزن الجزيئي العالي^[17]، وهي مواد ينمُّ العثور عليها في معظم الخضروات والفاصوليا والأعشاب، أشهر مصادرها هي البازلاء وفول الصويا^[18]، تتحول إلى محاليل غروية عند ذوبانها في الماء^[12].

اشتُقَّ إسمها من الكلمة اليونانية Sapo بمعنى صابون لأنها تعطي رغوة كثيفة إذا رُجَّت مع الماء أو الكحولات المخففة. وتُجدر الإشارة إلى أنَّ مركبات الصابونيزيدات النباتية يمكن استعمالها لتصنيع الكورتيزون ذي الاستعمالات العلاجية المختلفة [19].

I-2-3-2 - تعريف الصابونينات:

الصابونيزيدات مركبات مرّة المذاق لاذعة وتكون بشكل مركبات معقدة حيث ترتبط بأكثر من جزيئة واحدة من السكريات. تشبه الكلايكوسيدات في طبيعتها الكيميائية وقد تم الكشف عنه في أكثر من 17 عائلة نباتية [20]، تطلق على الجليكوسيدات للكحولات الهيدروفوبية الكارهة للماء والتي تُكون رغوة صابونية مع الماء وتوجد نوعين منها Saponines Steroid و Triterpene Saponines [21][22][23].

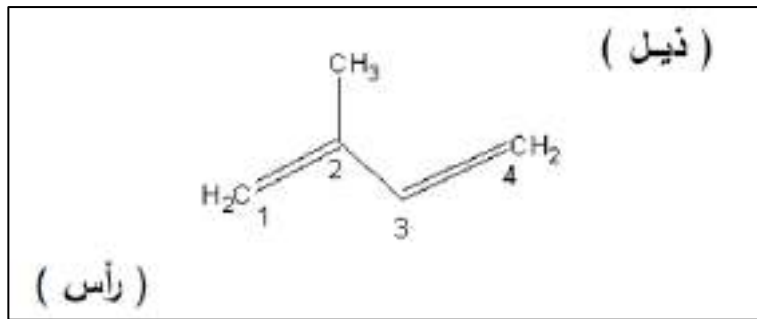
I-2-4-4 - التربينات:

I-2-4-2-1 - عموميات:

لقد لوحظ منذ القدم بأن، الثمار، الأوراق والجذور لبعض النباتات تحتوي على مواد طيارة و ذات رائحة عطرية أطلق على هذه المواد اسم الزيوت العطرية أو الزيوت الأساسية. واستخلصت هذه الزيوت بطرق عديدة واستعملت في مجالات واسعة كتحضير العطور وبعض العقاقير الطبية..... الخ، وبدراسة المكونات الكيميائية لهذه الزيوت وجد أنها مزيج معقد من مركبات غير حلقة، عطرية وحلقات غير متجانسة. إنَّ مادة التربين هي إحدى المواد المفصولة من الزيت العطري وبالتالي يطلق اسم التربينات على الهيدروكربونات الطبيعية المسؤولة على الرائحة الزكية للنباتات وهي مواد تتخرب تحت أشعة الضوء المركزة ولا تذوب في الماء كما أنه قد عزل منها حوالي 2000 مركب [23].

I-2-4-2-2- تعريف التربينات:

التربينات مجموعة هائلة من المنتجات الطبيعية ذات الهياكل الكربونية المتنوعة بدءًا من السلاسل الخطية البسيطة وانتهاءً إلى بنى متعددة الحلقات الكربونية [24]، الوحدة البنائية لها ذات 5 ذرات كربون هي الإيزوبرين (C₅H₈) وهي ناتجة عن تجمع وحدات الإيزوبرين، وفي أوائل القرن العشرين تمكن Ruzicka من اكتشاف الوحدة الأساسية لبناء التربينات وهي الإيزوبرين كما هو موضح في الشكل [25].

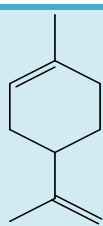
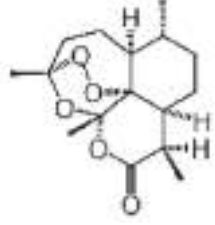
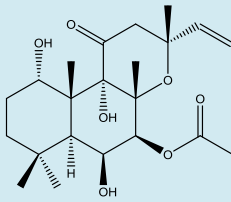
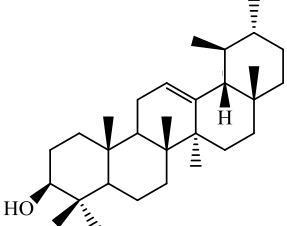
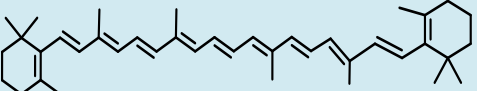


شكل (I - 1): الهيكل العام للتربينات (إيزوبرين)

I-2-4-2-3 - تصنيف التربينات [26]:

إنَّ تصنيف التربينات يعتمد على عدد وحدات الإيزوبرين في الجزيئة، و وحدة التربين الواحد تعادل وحدتي إيزوبرين، لذلك فالقانون العام للتربينات هو (C₅H₈)_n حيث n هو عدد وحدات الإيزوبرين، وقد صنفنا على النحو التالي كما هو موضح في الجدول:

الجدول (I - 1): تصنيف التربينات

مثال	عدد وحدات الإيزوبرين	عدد ذرات الكربون	نوع التربين
 Limonene	2	10	Monoterpenes
 Artemisinin	3	15	Sesquiterpenes
 Forskolin	4	20	Diterpene
 α -amyrin	6	30	Triterpenes
 β -Carotene	8	40	Tetraterpene
Rubber	Several N>8	Several N>8	Polymeric terpenoid

I-2-5 - الفلافونيدات:

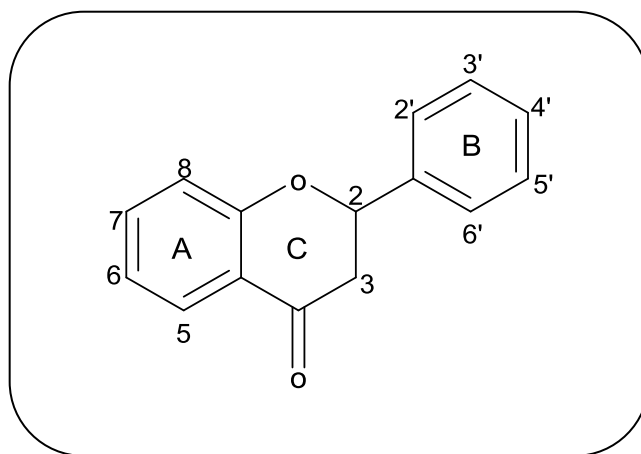
I-2-5-1 - عموميات:

أكثر ما اهتم به الباحثون منذ الأزل حتى اليوم ما تجود به الطبيعة من خيرات ومنتجات نباتية وذلك لأهمية البالغة للمركبات الطبيعية المحتواة بداخلها فقد كان تركيزهم أكثر على المركبات التي تتصف بالخاصية الفينولية متعددة الهياكل البنائية ومن أهمها منتجات الأيض الثانوي تعرف بالفلافونيدات ودليل ذلك أنه تم استخراج أكثر من 8000 فلافونيد طبيعياً من النبات.

وقد اكتشفت الفلافونيدات من طرف عالم الكيمياء الحيوية **Albert Szeent – Gyorgiy** والذي صنفها على أساس أنها فيتامين (أ) ، أما كلمة فلافونيد فقد أدخلت عام 1952 م من طرف **Hinreiner** و**Geissman**^[27]. مصطلح فلافونيد في اللغة الأجنبية مشتق من الكلمة اللاتينية flavus^[27] ، والتي تعني اللون الأصفر، الفلافونيدات تمثل غالباً المركبات المسؤولة عن اللون الأصفر المميز للأزهار، الثمار وأحياناً الأوراق. ويضيف **Markam** على أن الفلافونيدات بالمعنى العام هي شبه أصباغ مسؤولة عن وجود الألوان في الأزهار، الفواكه وأحياناً الأوراق^[25].

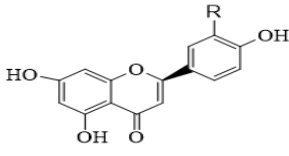
I-2-5-2 - تعريف الفلافونيدات :

تمثل الفلافونيدات القسم الأكبر من منتجات الأيض الثانوي للنبات، وهي عبارة عن صبغات نباتية تنتشر في أجزاء النبات المختلفة، تحتوي جميع الفلافونيدات على 15 ذرة كربون في هيكلها الأساسي موزعة على ثلاث حلقات A، B، C كما في الصيغة الموالية، إذ تتميز ببنية $C_6 - C_3 - C_6$ وتعتبر عموماً مركبات ملونة مسؤولة عن الأزهار والثمار والأوراق في النبات^[29].



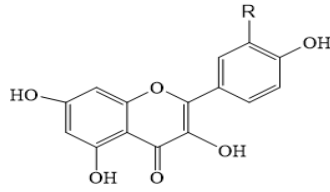
الشكل (I - 2): الصيغة العامة للفلافونيدات

I-2-5-3- تصنيف الفلافونيدات [30].



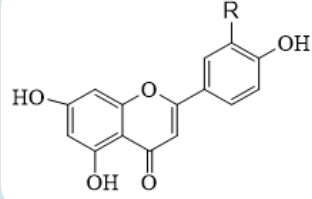
الفلافانون

(Naringenin) R = H
(Eriodictyol) R = OH



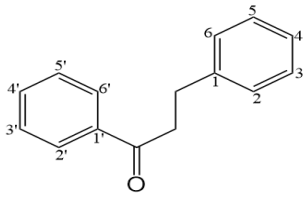
الفلافونول

(kaempferol) R = H
(Quercetin) R = OH



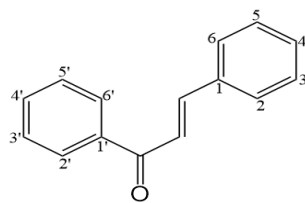
فلافون

(Apigenin) R = H
(Luteolin) R = OH



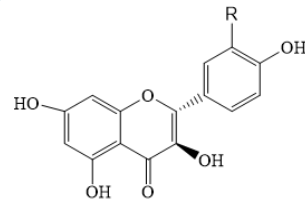
ثنائي هيدرو شالكون

(OH en 2'.4'.6')
(Phloretin)
(OH en 2'.3.4.4'.6')
(Hydroxyphloretin)



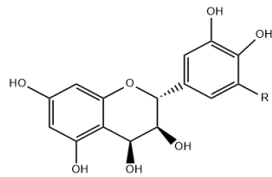
الشالكون

(OH en 2'.4'. 3.4)
(Butein) R = OH
(OH en 2'.3. 4'. 4.)
(Okanin)



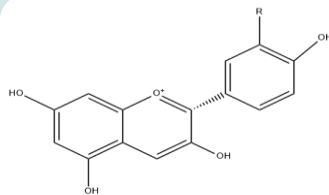
الفلافانول

(Fustin) R = H
(Taxifolin) R = OH



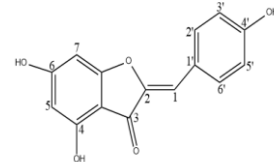
لوكونثوسيانيدين

R = H
(Leucocyanidin)
R = OH
(Leucodelphinidin)



الانثوسيانيدين

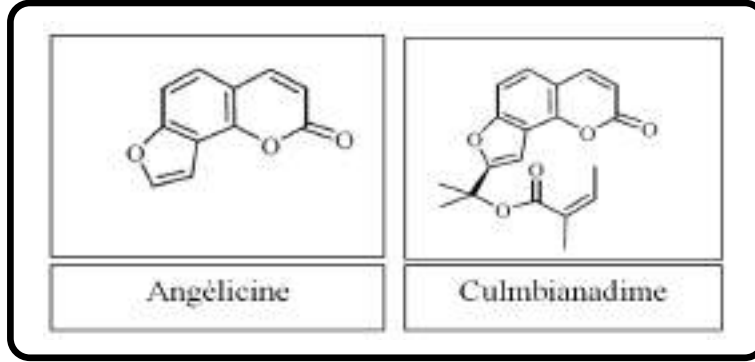
(Pelargonidin) R = H
(Cyanidin) R = OH



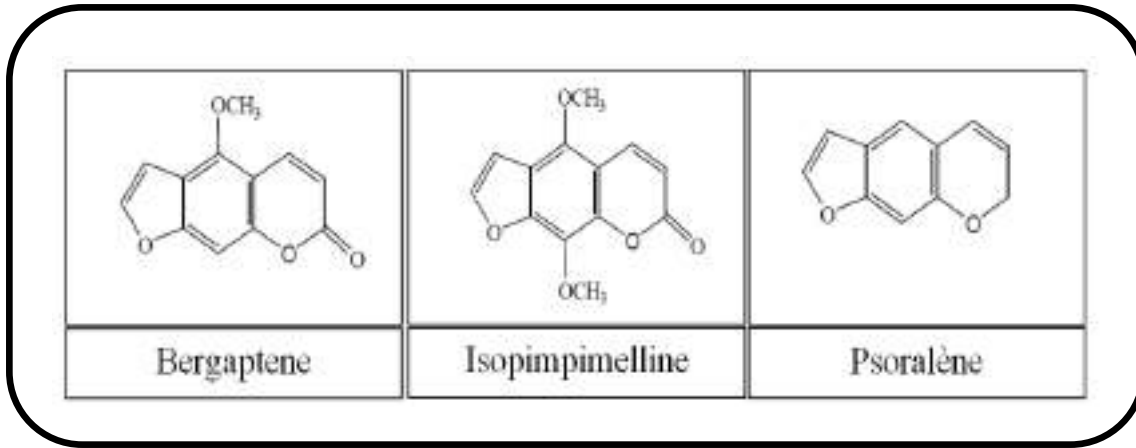
الاورون

(OH en 3'.4'.6.)
(Sulphuretin)
(OH en 3'. 4'.6.7)
(Maritimetin)

الشكل (I - 3): مختلف أنواع الفلافونيدات



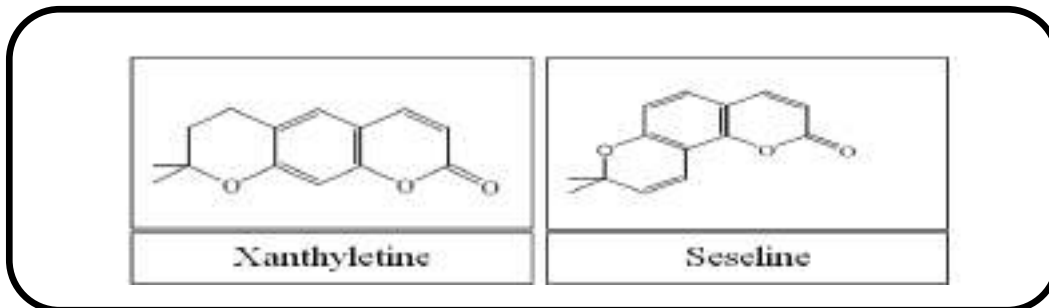
الشكل (I - 5): بنية بعض مركبات فيرانوكومارين الزاوية



الشكل (I - 6): بنية بعض مركبات فيرانوكومارين الخطية

I - 2 - 3 - 4 بيرانو كومارين:

تتكون هذه المجموعة من مساهمة نذرة أكسجين في الموقع 7 للكومارين في تشكيل حلقة سداسية لتعطينو عين:
خطي (xanthyletine) التيتنواجد فقط في نباتات عائلة (Umbellifereae) أوزاوي (seseline).



الشكل (I - 7): بنية بعض مركبات بيرانو كومارين

I - 3 - تصنيف النباتات الطبية:

هناك تقسيمات وتصنيفات عديدة للنباتات الطبية ولعل الهدف من تقسيمها وتصنيفها هو التعرف عليها مرفولوجيا ونباتيا لتحديد أجناسها وأنواعها وأصنافها، لمنع الخلط بينها وبين منتجاتها الأولية و إفرازاتها الطبيعية ذات الفوائد الدوائية العلاجية والأهمية الاقتصادية صناعيا. لذلك توجد عدة تقسيمات هادفة وتصنيفات محددة للنباتات الطبية.

- 1 - التقسيم النباتي الذي يعتمد أساسا على الفصائل والعائلات ضمن المملكة النباتية.
- 2 - التقسيم العضوي الذي يعتمد أساسا على الأعضاء النباتية المستخرج منها المواد الفعالة دوائيا.
- 3 - التقسيم الكيميائي الذي يعتمد أساسا على المجموعات الفعالة وغير الفعالة دوائيا ذات التركيب الكيميائي المختلف.
- 4 - التقسيم الصناعي الذي يعتمد أساسا على نوع المواد الفعالة واستخدامها صناعيا والنتيجة من مجموعة معينة من النباتات.
- 5 - التقسيم الموسمي الذي يعتمد أساسا على كمية المحصول ونوعية الإنتاج خلال فصول ومواسم الزراعة للسنة الواحدة.
- 6 - التقسيم العلاجي الذي يعتمد أساسا على مجموعة نباتية معينة لعلاج نوع محدد من الأمراض المختلفة^[29].



الفصل الثاني:
دراسة النبتة

II- 1 - مقدمة:

تُقسّم النباتات في المملكة النباتية إلى العديد من العائلات وكل عائلة لها ميزات خاصة.

II- 2 - العائلة الرطراطية *Zygophyllaceae*:

ينتمي النبات المدروس إلى العائلة الرطراطية *Zygophyllaceae*^[34]، وهي عائلة مكونة من حوالي 25 جنس و240 نوع، معظم نباتات هذه العائلة شجيرات، أعشاب نادرًا ماتكون شجرة، في الغالب ما تكون محدودة في المناطق الأكثر جفافًا للمناطق الاستوائية المعتدلة و شبه الاستوائية الدافئة بما في ذلك إفريقيا^[35]. حيث لوحظ في الصحراء 7 أجناس و27 نوعًا، إذ تشكل العائلة الرطراطية أكثر من 3% من النباتات الصحراوية^[23].

II- 3 - وصف النبتة:

هي شجرة أو شجيرة مستديمة الاخضرار متعددة الأجزاء شائكة يبلغ ارتفاعها إلى حوالي 10 أمتار، غزيرة التفرع، جذعها قصير يتفرع غالبًا من قرب القاعدة، اللحاء رمادي إلى بني غامق عميق التشقق، الفروع والأغصان تحمل أشواكًا صفراء أو خضراء كبيرة صلبة القوام طولها 8cm وقطرها (0.2 - 0.3)cm أسطوانية الشكل مدببة القمة متبادلة الموضع على الفروع الأغصان^[36]^[37].



الشكل (II - 1): النبات المدروس

الأوراق: خضراء ناعمة تنشط لورقتين منفصلتين، الورقة منها ملساء الحافة تأخذ شكلًا بيضاويًا غير متناظرة طولها من 2.5cm إلى 6cm وعرضها بين (1.5 - 3.5)cm^[36]^[37].

الأزهار: صغيرة غير واضحة وخنثوية، ذات لون أخضر مصفر تظهر في شكل حزم على الوجه العلوي لمحاور الأوراق، لها رائحة عطرية مميزة، تلقح عن طريق الحشرات^[36].

الثمار: عبارة عن ثمار وحيدة النوى خضراء اللون، عند النضج تتحول إلى الأصفر البني أو البني الغامق شكلها مستطيلة كمثرية تبلغ أطوالها من (2 - 7)cm وقطرها من (1.5 - 4)cm، اللب من الثمار ذو مذاق بين المر والحلو، صالح للأكل^[36].

البذور: عبارة عن نوى ذات لون بني فاتح، طولها (1.5-3)cm، ليفية وقاسية جدا (حجرية) تشكل حوالي 50-60% من حجم الثمرة، تنتشر عن طريق ابتلاع الطيور والحيوانات^[36].



الشكل (II - 02): ، أزهار، وثمار للنبات المدروس

II - 4 - التسمية:

الاسم العامي:

العربية: هجليج، لالوب^[38].

الفرنسية: Hagueleg

الانجليزية: Egyptian balsam

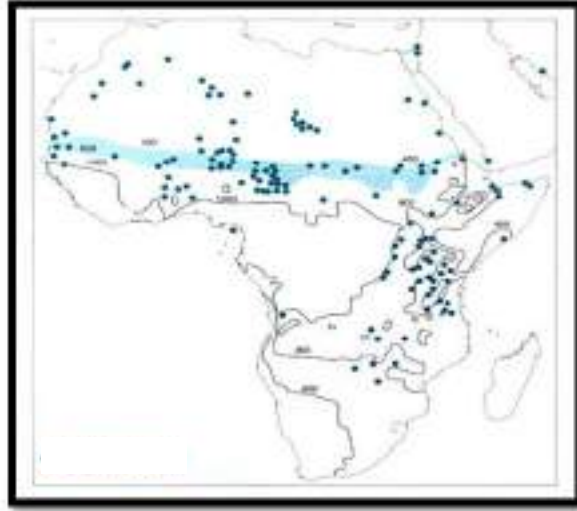
II - 5 - التصنيف النظامي^[39]:

الجدول (II - 1): التصنيف النظامي للنبات

Plantae	المملكة
Tracheobionta	تحت المملكة
Magnoliophyta	التقسيم
Magnoliopsida	الصف
Rosidae	تحت الصف
Sapindales	الرتبة
Zygophyllaceae	العائلة

II - 6 - التوزيع الجغرافي للنبتة:

يوجد النبات المدروس عموماً في المناطق الجافة في إفريقيا والشرق الأوسط والهند وبورما، وأشار Boffa إلى أن الموطن الأصلي له ينبع من الجزائر، أنغولا، بنين، بوركينافاسو، بوروندي، الكاميرون، تشاد، جمهورية الكونغو الديمقراطية، جيبوتي، مصر، إريتريا، إثيوبيا، ليبيا، المغرب، ميانمار، نيجيريا، المملكة العربية السعودية، الصومال، تنزانيا، أوغندا، اليمن، جمهورية زيمبابوي وزمبابوي^[8].



الشكل (II - 3): التوزيع الطبيعي للنبتة حسب Boffa

II - 7 - الاستخدام التقليدي للنبتة:

تستخدم جميع أجزاء النبات في الطب التقليدي.

- يشيع استخدامها للتطهير وإزالة الطفيليات المعوية، يتم استخدام مستخلص اللحاء تقليديا باعتباره مضاد لليرقان [40]، [41].
- يستخدم في إنتاج موانع الحمل، و في علاج إضرابات الجلد في الهند يستعمل في الطب الشعبي لعلاج بعض الأمراض الجلدية كالبهاق، كما يتم استخدامه في المنظفات [42].
- يستخدم تقليديا في علاج الأمراض المختلفة، تستعمل النوى والأوراق لتنظيف الجروح، تستعمل خلاصة الجذور ضد الملاريا، الصرع، الإمساك، الإسهال، البواسير، ألآم المعدة، الربو والحمى [43]، [44].
- يتم استخدام الخشب على نطاق واسع كمواد بناء، كما يستخدم كوقود للطهي والتدفئة، وفي تصنيع الملاط والألواح القرآنية .
- لحاء الجذع يستخدم لصنع الصابون ، والبذور في صنع مسابح الذكر [45]. وتستعمل طبيا بالدرجة الأولى الثمار يليها القلف ثم الأوراق [46].

II - 8 - المكونات الكيميائية:

- تحتوي البذور على 30 - 40% من وزنها زيتا، ومركب فيوروكومارين.
- لب الثمار يحتوي على 38% سكريات، 15% أحماض عضوية، 21% بروتينات وأحماض أمينية.
- اللحاء، الأغصان والجذور تحتوي على الصابونيزيدات.
- تحتوي الأوراق والنبات بشكل عام على جليكوزيد، ينجم عن تفككه الأجليكون ياموجينين، كما يحتوي النبات على نسبة 5.6% ديوسجينين [47].

الفصل الثالث:
دراسة الفعالية البيولوجية

III - 1 - الفعالية المضادة للأكسدة:

III-1-1 مقدمة:

تعتبر مضادات الأكسدة نظام دفاعي لحماية خلايا الجسم من أضرارها، وتتكون من بعض الأنزيمات التي يصنعها الجسم وبعض العناصر الغذائية التي يتناولها الإنسان ضمن طعامه اليومي، وتعمل عناصر مضادات الأكسدة بإضافة كم هائل من الإلكترونات إلى الأوعية الدموية مما يحقق التوازن للجذور الحرة، كما تُزيل مضادات الأكسدة الجذور الحرة بعد تكوينها ومقاومتها وتحولها إلى صورة أخرى غير مؤكسدة.

الجذور الحرة عبارة عن جزيء أو ذرة تحتوي في المدار الخارجي على إلكترون أعزب (O^{\cdot} ، OH^{\cdot} ، H_2O_2 ، N^{\cdot} ، HOO^{\cdot} ، ROO^{\cdot} ، RO^{\cdot} ، NO^{\cdot} ، $ONOO^{\cdot}$ ، ClO^{\cdot})، وهذا يجعلها تحاول استعادة الإلكترونات المفقودة من مركبات الجسم الأخرى وبذلك تسبب تلف لخلايا الجسم عن طريق تكسير الحاجز الواقي الذي يحيط بالخلايا وذلك من خلال تفاعلها مع الدهون الفسفورية للأغشية الخلوية مما يؤدي إلى إصابتها بالضرر بدءاً بالحامض النووي وحتى طبقة الكولاجين بالجلد [48].

III-1-2 الجذور الحرة:

III-1-2-1 تعريف الجذور الحرة:

الجذور الحرة عبارة عن ذرة أو مجموعة من الذرات تحتوي على إلكترون غير مزدوج على الأقل، وعندما يتحول الإلكترون من مزدوج إلى غير مزدوج فإن خطورته تزيد ويصبح نشط، وشديد التفاعل مع ذرات أخرى بها نقص من الإلكترونات. يتم إنتاج جذور حرة أخرى جديدة فنحصل على سلسلة من التفاعلات للجذور الحرة وهذا ناتج عن أكسدة الأكسجين، ليست جميعها ضارة، بل هي مفيدة إذا لم تكن بها زيادة [49].

III-1-2-2 مصدر الجذور الحرة:

تتكون الجذور الحرة داخل الأنسجة الحية كنواتج كيميائية ثانوية لعمليات التمثيل الغذائي (الأبيض) التي تحدث بصورة مستمرة في الجسم، ويزيد توليد الجذور الحرة بكثرة عند التعرض للإشعاعات المؤينة (الانفجارات النووية، الأشعة السينية العلاجية، أشعة الشمس...)، أو التعرض لملوثات كيميائية بيئية (النيكوتين المتولد عن تدخين التبغ، المواد الكيميائية المتطايرة من السيارات والمحركات الأخرى...). وقد تتولد الجذور الحرة داخل الجسم نتيجة تحريك الدهون المخزنة في الجسم لاستخدامها لتوليد الطاقة كبديل عن السكريات والنشويات، وكثير من الجذور الحرة الخطيرة تنتج من تسخين زيوت ودهون طهي الأطعمة إلى درجات حرارة عالية [50].

III-1-2-3 تأثيرات بعض الجذور الحرة [51]:

تُبين البيولوجيا الجزيئية أن للجذور الحرة ذات التراكيز الضعيفة دور فيزيولوجي مهم وفعال فهي قادرة على:

- تنظيم ظاهرة Apoptose التي تعرف على أنها موت مبرمج للخلايا القابلة لتسرطن.

- تنشيط عوامل النسخ المسؤولة على تنشيط الجينات التي تدخل في الاستجابة المناعية.
- بالمقابل فان الإنتاج المفرط للجذور الأوكسجينية يكون له عواقب سلبية، وعلى غرار الطبيعة غير المستقرة للجذور الحرة فهي قادرة على إحداث أضرار خلوية منها:
- إحداث كسر وطفرات في الحامض النووي ADN.
- عدم تنشيط البروتينات والإنزيمات.
- أكسدة السكريات.
- تحريض عوامل الأكسدة الفوقية للبيدات خاصة في الأحماض الدهنية المتعددة غير المشبعة المشكلة للغشاء الخلوي.

III - 1 - 3 - مضادات الأكسدة:

III - 1 - 3 - 1 - تعريف مضاد الأكسدة:

يُمكن تعريفها بأنها أي مادة قادرة، بتركيز منخفض نسبياً ، على التنافس مع ركائز أخرى قابلة للأكسدة Substrat oxydable التي تثبط أو تمنع أكسدة هذه الركائز Substrat.

كلمة Substrat oxydable تحوي كل المواد المتواجدة في الخلايا الحية كالبروتينات، الدهون، المركبات الهيدروكربونية، والأحماض النووية^{[26][52][53]}.

III-1-3-2 تصنيف مضادات الأكسدة:

تُصنف وفقاً لآلية عملها إلى مضادات الأكسدة الطبيعية ومضادات الأكسدة الاصطناعية.

III-1-3-1-1 مضادات الأكسدة الطبيعية:

اكتسبت مضادات الأكسدة في الآونة الأخيرة اهتماماً متزايداً نظراً لأهميتها فمنها المصنعة مثل الإنزيمات، البروتينات، ومنها ما يتم الحصول عليه من المواد الغذائية التي نتأولها مثل الفيتامينات، كاروتينات، فلافونويدات، وعليه فإن مضادات الأكسدة الطبيعية تحمي الجسم من الجذور الحرة وتؤخر تقدم الكثير من الأمراض المزمنة.

III-1-3-2-2 مضادات الأكسدة الاصطناعية:

تُستخدم مضادات الأكسدة الاصطناعية على نطاق واسع كمضافات غذائية نظراً لأدائها العالي، انخفاض التكلفة وتوفرها الواسع، ومؤخراً زاد الاهتمام بها لأنها علاجية ووقائية، تستخدم في الصناعات الغذائية، الأدوية ومستحضرات التجميل [54].

III-1-3-3 عائلة الجزيئات ذات الفعالية المضادة للأكسدة:

إن الأنظمة الخلوية الدفاعية ضد الهجمات الجذرية تتكون من إنزيمات خاصة (CAT، SOD، GPX)، والجزيئات الصغيرة ذات المصدر الغذائي كفيتامين E وفيتامين C [48].

هناك مركبات أخرى ذات مصدر غذائي لها فعالية مضادة للأكسدة جد هامة من بينها:

- الكاروتينويدات Carotenoids: ملونات طبيعية متواجدة في النباتات، تعود الفعالية المضادة للأكسدة لهذه المركبات لتواجد سلسلة كربونية أليفاتية طويلة حاملة لعدة روابط ثنائية.
- المركبات الفينولية: هي مشتقات غيرأزوتية حيث تتركب الحلقات العطرية بشكل أساسي من تفاعلات الأيض الثانوي لحمض الشكميك أو تفاعلات الأيض الثانوي لمتعدد الأسيئات.
- الفلافونويدات: عبارة عن صبغيات متواجدة في النباتات تمتلك القدرة على حجز الجذور الحرة، تمتاز بعدة خصائص منها مضادة للسرطان ومثبطة لبعض الأنزيمات السرطانية.
- التينينات: تمتلك النباتات الراقية صنفين من التينينات تختلف من حيث التركيب والمصدر البيولوجي حيث نجد تينينات ذائبة وأخرى مكثفة [26].

III - 2 - الفعالية المضادة للبكتيريا:

III-2-1 مقدمة:

من المعروف أن علاج الالتهابات البكتيرية يعتمد بشكل أساسي على استخدام المضادات الحيوية. لكن الاستهلاك الواسع النطاق لهذه "العقاقير" أدى إلى اختيار سلالات متعددة الإطارات، ومن هنا تأتي أهمية توجيه البحث نحو بدائل جديدة، خاصة النباتات التي كانت دائماً مصدر إلهام في مجال البحوث الطبية^[55].

III-2-2 نبذة تاريخية:

إن كلمة ميكروب (microorganisme) تُستعمل لوصف الكائنات الدقيقة التي لا يمكن ملاحظة بنيتها إلا بواسطة المجهر، والتي تشمل الفيروسات، البكتيريا، الفطريات وبعض الطحالب، ويسمى المجال الذي يدرس هذه الكائنات بالميكروبيولوجيا، والذي تطوّر بتطور وسائل البحث والدراسة انطلاقاً من القرن 17م، عندما تعرف العالم Antoine van Leeuwenhoek (1632-1723) عام 1668م بواسطة مجهر بسيط على بعض الفطريات والبكتيريا، وفي سنة 1859م تمكن العالم الكيميائي الفرنسي **Pasteur** من التعرف على هذه الكائنات والتأكد من ماهيتها حيث اكتشف البكتيريا الهوائية واللاهوائية من خلال تجاربه على التخمر، وارتبط اسمه بعملية البسترة لقتل الكائنات الحية المجهرية في السوائل، وقد أثبتت أن البكتيريا كائن حي والكائن الحي لا يتولد إلا من كائن حي آخر.

أما العالم الألماني **Robert Koch** (جائزة نوبل في الطب والفيزيولوجيا) 1905م وقد أسهم في اكتشاف علاقة البكتيريا بالمرض حيث ارتبط اسم البكتيريا بالمرض الذي تسببه، لكن الاكتشافات الحديثة والتقدم السريع الذي حدث في العلوم التطبيقية أظهرت أن البكتيريا تلعب دوراً هاماً في كثير من الصناعات الغذائية والدوائية والتخلص من المواد العضوية وغير العضوية وكذلك معالجة المياه العذبة والمعالجات الحيوية لمخلفات المزارع ولها استخدامات في إنتاج الطاقة وغاز الميثان^[56].

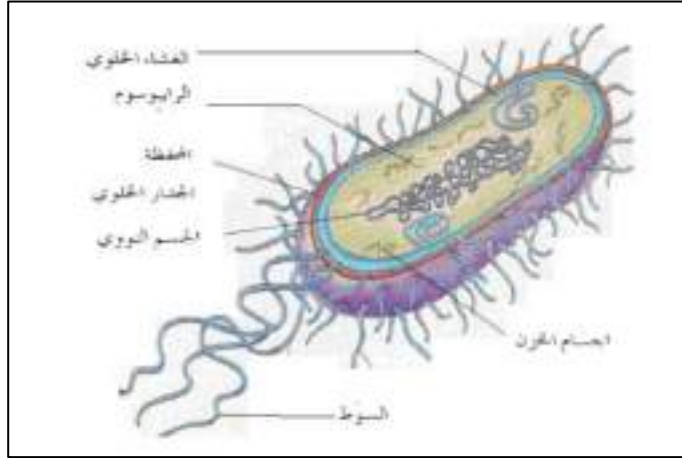
III-2-3 تعريف البكتيريا:

تُعرف البكتيريا بأنها كائنات دقيقة الحجم، لا تُرى إلا بالمجهر، توجد في كل مكان في الهواء، في الماء، وعلى جسم الإنسان، داخل قنواته الهضمية وجهازه التنفسي^{[57][58]}. وهي أهم الكائنات الدقيقة لدورها الفعال في أكسدة المواد العضوية^[59].

III-2-4 خصائص البكتيريا:

- البكتيريا كائنات دقيقة بدائية النوى يتراوح حجمها بين 0.3 - 2 ميكرون.
- تتميز البكتيريا ببساطة التركيب، إذ تتركب من جدار وغشاء خلويين يحيطان بالسيتوبلازم الذي يحوي كروموزوما حلقياً واحداً.
- تحتوي الخلية البكتيرية على غلاف قاس، متماسك، متمم للبكتيريا، وهو المسؤول عن حماية شكل الخلية من الاضطرابات الناتجة عن تأثير الضغط الخارجي للأجسام الغريبة. وهناك أنواع أخرى تحتوي على حافظة خارجية حول الغلاف تدعى Capsule.

- درجة الحرارة المناسبة لنمو البكتيريا تتراوح بين 37°C - 45°C بحيث يمكنها التكاثر خلال مدة وجيزة إلى أعداد كبيرة^[60].



الشكل (III - 1): بنية الخلية البكتيرية

III - 2 - 5 تصنيف البكتيريا:

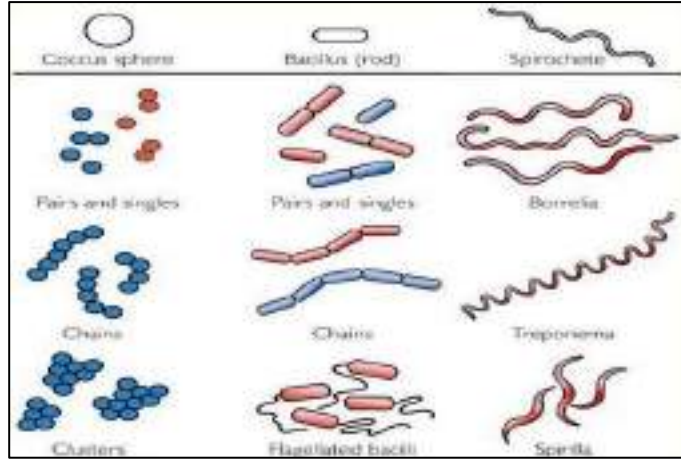
للبكتيريا أصناف حسب المعايير التي حددها العلماء وتصنف:

III - 2 - 5 - 1 - حسب توزيع أسواطه^[61]: يمكن تقسيمها إلى:

- ◀ بكتيريا وحيدة السوط: وفيها يخرج سوط واحد عند أحد أطراف الخلية.
- ◀ بكتيريا سوطية الطرف: فيها تخرج حزمة من الأسواط عند طرف واحد من الخلية.
- ◀ بكتيريا سوطية الطرفين: وفيها تخرج حزمة من الأسواط أو سوط واحد من كلا طرفي الخلية.
- ◀ بكتيريا محيطية الأسواط: فيها تخرج الأسواط من جميع أسطح الخلية وتحيط بها.

III - 2 - 5 - 2 - حسب الشكل: يمكن تمييز البكتيريا إلى أربعة أشكال رئيسية^[62].

- ◀ البكتيريا العصوية: تتميز هذه البكتيريا بالشكل العصوي القصير، العصوي الطويل أو الشكل الأسطواني، معظمها ذات نهايات أو أطراف مستديرة، والبعض الآخر ذو أطراف مدببة. الخلايا ذات أقطار تتراوح من 0.5 إلى 1.52 ميكرون وأطوالها من ميكرون فما فوق، ويمكن تقسيم البكتيريا العصوية على حسب ترتيب الخلايا.
- ◀ البكتيريا الكروية: تشمل الخلايا البكتيرية المستديرة أو البيضاوية، وقد تتجمع الخلايا الكروية في عدة أشكال تبعا لطريقة انقسام الخلية وترتيب الخلايا المنقسمة. يتراوح قطر الخلية من 0.7 - 1 ميكرون.
- ◀ البكتيريا اللولبية: بكتيريا لولبية الشكل تختلف فيما بينها من حيث أشكالها وتركيبها وطريقة حركتها.
- ◀ البكتيريا الخيطية: تتكون من خيط متفرع غير مقسم ورفيع مقارنة بالخيطوط الفطرية، تتميز بقدرتها على إفراز مضادات حيوية مثل الاستربتومايسين والتتراسيكلين إلى جانب أن بعضها يسبب أمراضا للنبات مثل مرض الجرب في البطاطس.



الشكل (III - 2): أشكال البكتيريا

III - 2 - 5 - 3 حسب الوسط الذي تعيش فيه⁶³:

تحتاج البكتيريا كغيرها من الكائنات الحية الأخرى إلى الطاقة اللازمة للنمو والتكاثر وعمليات الأيض المختلفة. ويمكن تصنيف البكتيريا حسب احتياجاتها للأكسجين.

- ◀ بكتيريا هوائية: تعيش في وجود الأكسجين الجوي ولا تستطيع النمو إلا في وجوده.
- ◀ بكتيريا لا هوائية: تعيش في الأكسجين الحر، بل إن أي كمية منه تعتبر قاتلة بالنسبة لها.
- ◀ بكتيريا لا هوائية اختيارية: تستطيع النمو في وجود أو غياب الأكسجين الحر.

III - 2 - 5 - 4 حسب التغذية⁶⁴:

يمكن تقسيمها إلى نوعين:

- ◀ بكتيريا ذاتية التغذية: وهي البكتيريا التي تستهلك الكربون للنمو.
- ◀ بكتيريا عضوية التغذية: هي البكتيريا التي تحصل على الكربون من تحليل المواد النيئة كالسكر.

III - 2 - 5 - 5 حسب طريقة التلوين (غرام):

يُوضح الاختلاف في تركيب جدار الخلية بالتلوين، حسب تقنية غرام (GRAM) نسبة للعالم J. GRAM المكتشفة سنة 1884، واستنبط نوعين من خلال هذه الطريقة⁶⁵:

- ◀ بكتيريا موجبة الغرام (gram positive): عند تلوينها تمتص اللون وتظهر بلون بنفسجي.
 - ◀ بكتيريا سالبة الغرام (gram négative): تحرر صبغة وتظهر حمراء.
- ويظهر جدار خلية البكتيريا موجبة الغرام أسمك من جدار خلية البكتيريا سالبة الغرام، وهذا بسبب التركيب الكيميائي المختلف.

III- 2- 5- 6 حسب تأثيرها على الإنسان: يمكن تقسيمها إلى ثلاثة أنواع^[66]:

III - 2 - 5 - 6 - 1 بكتيريا نافعة (Beneficial Bacteria):

هذا النوع من البكتيريا يقدم للكائن الحي و البيئة خدمات نافعة و كمثال على ذلك البكتيريا التي تعيش في أمعاء الإنسان، وتساعد في عملية الهضم، وتفرز مواد مفيدة للجسم مثل الفيتامينات. كما تعمل على تدمير البكتيريا الضارة، وهناك نوع آخر يعيش في التربة يلعب دورا هاما في غذاء النبات، إذ يقوم بتثبيت النيتروجين الموجود في الهواء الجوي الذي هو العنصر الأولي لتكوين البروتين عند النبات، ولا يقتصر الأمر على ذلك فقط، بل إن هناك صناعات كاملة تقوم على استخدام بعض أنواع البكتيريا النافعة كصناعة بعض منتجات الألبان وبعض الأدوية وحديثا تمكن العلماء من استخدام البكتيريا في معالجة مياه الصرف الصحي لحماية البيئة من التلوث.

III - 2 - 5 - 6 - 2 بكتيريا انتهازية (Opportunistic Bacteria):

هي بكتيريا تعيش في جسم الإنسان دون إن تسبب له أذى، إلا أنها عند انخفاض مناعة الجسم لأي سبب من الأسباب تهاجمه، متحولة إلى بكتيريا ضارة، تسبب العديد من الأمراض مثل التهاب اللوزتين، أو التهاب الحلق.

III - 2 - 5 - 6 - 2 بكتيريا ضارة (Pathogenic Bacteria):

وهي البكتيريا التي تهاجم جسم الإنسان، مسببة أمراضا متفاوتة الخطورة مثل: السل، التيفوئيد والزهري وغيرها.

III - 2 - 5 - 6 - 3 بعض أنواع البكتيريا الضارة:

من بين أنواع البكتيريا الضارة والمسببة للأمراض:

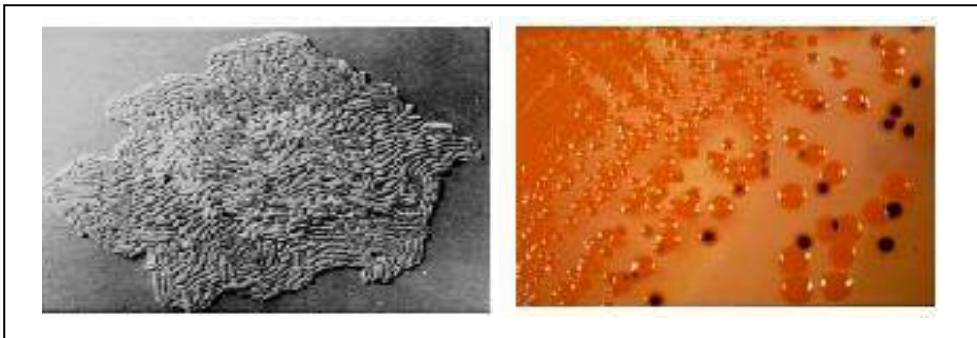
❖ بكتيريا اشيريشيا كولي *Escherichia coli* :

هي بكتيريا سالبة الغرام، تنتمي إلى عائلة *Enterobacteriaceae* اكتشفت عام 1885م من قبل

Thèodore Escherich تعيش في الأمعاء على شكل عناقيد عند الإنسان والحيوان، وتنقسم الى قسمين:

◀ اشيريشيا كولي داخل الأمعاء (InPEC).

◀ اشيريشيا كولي خارج الأمعاء^[64].



البكتيريا *E. coli*

البكتيريا *E. coli* في الوسط الجيلوزي

الشكل (III - 3): البكتيريا *E. coli*

❖ **بكتيريا ستافيلوكوكوز *Staphylococcus aureus***

هي بكتيريا موجبة الغرام، يتراوح قطرها من 0.5 إلى 1.5 ميكرون، كروية الشكل، لا هوائية، ذات لون أصفر براق عديمة الحركة، تنتج العديد من الأنزيمات [67][68].



الشكل (III - 4): بكتيريا *Staphylococcus*

❖ **بكتيريا بروتوس *Spp Proteus***

هي بكتيريا سالبة الغرام، لاهوائية اختيارية ذات شكل عصوي تنتمي إلى عائلة *Enterobacteriaceae* لا تتفاعل مع السكريات، يتم توزيعها على نطاق واسع في البيئة الطبيعية، يمكن الحصول عليها في المياه الملوثة، التربة والسماذ، حيث تلعب دورا مهما في تحلل المواد العضوية ذات الأصل الحيواني [69].



(III - 5): بكتيريا *Proteus mirabilis*

❖ **سترابتو كوك *streptococcaceae*:**

هي بكتيريا موجبة الغرام، لا هوائية، تتواجد على شكل عقديات التي تعتبر مهمة في الطب، تنتمي إلى عائلة *streptococcaceae* غالبا ما يكون نموها في شكل أزواج أو سلاسل. العديد من أجناسها مسببة للأمراض ثبت أن بعض الأنواع حيوانية المصدر [70][71].

III - 3 - المضادات الحيوية

III - 3 - 1 تعريف المضادات الحيوية:

استعملت كلمة مضادات حيوية لأول مرة بواسطة العالم **Vuillemin** 1889م الذي عرفها بأنها الظروف التي يمكن تحتها لكائن حي إبادة كائن حي آخر ليحتفظ هو بحياته ووجوده ولا يختلف تعريف **Vuillemin** لهذه الظاهرة كثيرا عن التعريف الحالي الذي ذكره **Waksman** سنة 1945م في أنهذه الظاهرة ترجع إلى إفراز مواد كيميائية ذات تأثير ضار بالمكروبات.

كما تعرف على أنها عبارة عن مركبات كيميائية عضوية - طبيعية تنتج من طرف بعض الأحياء الدقيقة قادرة على قتل أو تثبيط نمو أحياء دقيقة أخرى [25][71].

III - 3 - 2 أنواع المضادات الحيوية:

إن الوظيفة الأساسية للمضاد الحيوي في الجسم تنقسم إلى قسمين:

- كإبادة لنشاط الخلية البكتيريا: أي يمنع تكاثرها مثل: سلفوناميد.

- قاتلة لنشاط الخلية البكتيريا: إما عن طريق التأثير على جدار خلية، أو التسبب في انتفاخ خلية، أو بمنع تكوين مادة البروتين داخل خلية مثل: بنيسلين، جنتاميسين، أمبسلين [25].

III - 3 - 3 مصادر المضادات الحيوية:

تعتبر الكائنات الحية الدقيقة المصدر الرئيسي الذي نحصل منه على المضادات الحيوية وتتمثل مصادرها في ما يلي:

الأحياء المجهرية: تشمل البكتيريا، الفطريات.

المضادات المصنعة: تنتج بعض المضادات بعملية تصنيعية مثل الكلورامفينكول.

المضادات نصف مصنعة: وهذا يعني أن جزءا من جزيئة المضاد ينتج بعملية التخمر من الأحياء الدقيقة ثم يحور الناتج بعملية كيميائية [72].

الجانب التطبيقي





الفصل الأول:
مواد وطرق الدراسة

I-1- الكشف الكيميائي الأولي للمركبات الفعالة:

I-1-1- المواد والمحاليل المستعملة: صنفنا في الجدول التالي:

الجدول (I-1): بعض المواد والمحاليل المستعملة

المادة	الشركة	درجة النقاوة
الميثانول (CH ₃ -CH ₃)	Biochen chemopharma	%99
حمض الهيدروكلوريك (HCl)	Biochen chemopharma	%35- %37
الكلوروفورم (CHCl ₃)	Biochen chemopharma	%99.9
محلول فهلنج A	BRIABO	-
محلول فهلنج B	BRIABO	-
حمض الكبريت (H ₂ SO ₄)	Biochen chemopharma	%98- %96
كلوريد الحديد الثلاثي (FeCl ₃)	Biochen chemopharma	%99
هيدروكسيد الصوديوم (NaOH)	Biochen chemopharma	%98
كبريتات النحاس (CuSO ₄)	Biochen chemopharma	%99
نترات البزموت (Bi(NO ₃) ₃)	Riedel de Haem	%98
يوريد البوتاسيوم (KI)	Biochen chemopharma	%99
كلوريد الزئبق (HgCl ₂)	Fluka	%99

I-1-2- الطرق والأساليب المستعملة:

I-1-2-1- الفحص الفيتوكيميائي:

- جني النبات:

قمنا بجني نبات من الجنوب الجزائري في شهر فيفري سنة 2019 م.

- التجفيف:

هذه المرحلة تؤدي إلى أفضل استخلاص لذا قمنا بتجفيف النبات وفق الخطوات التالية:

- أخذنا الجزء الهوائي للنباتة و قمنا بتجزئة الجزء الهوائي وذلك بفصل الثمار والأوراق عن السيقان، كما جزءنا الثمار بفصل أجزائها (القشور، لب الثمرة والنوى).

- جُفِّف النبات في الظل بعيدا عن أشعة الشمس والرطوبة في مكان جيد التهوية.

- الطحن والتخزين:

بعد التأكد من أن أجزاء النباتة قد جُفِّت جيدا قمنا بسحقها باستعمال مخلوط كهربائي وتم تخزين المسحوق في قارورات زجاجية عاتمة محكمة الإغلاق، بعيدا عن الحرارة والضوء إلى حين استعمالها.

-الإختبارات الكيميائية الأولية:

استخدمت طرق متعددة في الكشف عن أهم المواد الفعالة للنباتة (لب الثمرة - القشرة - النوى - الأوراق)

أ - تحضير المستخلصات:

- **المستخلص المائي:** نزن 2g من لب الثمرة، القشرة، النوى و الأوراق المقطعة والمجففة، تنقع في 20ml من الماء المقطر المغلي، ونرج لمدة 24h، يرشح المزيج بواسطة ورق ترشيح ونستخدم هذه الرشاحة في الكشف الكيميائي [75].

- **المستخلص الكحولي:** وزن 5g من الثمرة، القشرة، النوى و الأوراق المقطعة والمجففة، وتنقع في 20ml من مزيج مكون من (méthanol/eau:v/v 8/2) لمدة 24h في درجة حرارة الغرفة مع الرج المستمر، يرشح المزيج بواسطة ورق الترشيح، ونستخدم هذه الرشاحة في الكشف الكيميائي^[75].

ب - اختبار الصابونيزيدات:

1- **طريقة العمل :** نضع 1g من الأوراق، القشرة، لب الثمرة والنوى المقطعة والمجففة في 10ml ماء مقطر مغلى كل على حدى، ثم يرشح. نضيف للرشاحة 3ml ماء مقطر ونرج جيداً.

2- **الملاحظة:** تشكل رغوة دلالة على وجود الصابونيزيدات^[54].

ج - اختبار كربوهيدرات:

1- **طريقة العمل:** نضع في أنبوب اختبار 2ml من المستخلص المائي للأجزاء السالفة الذكر ونضيف لها 2ml من مزيج متساوي الحجم من محلول فهلنج A و B ثم نسخن المزيج.

2- **الملاحظة:** ظهور راسب أحمر أجوري دلالة على وجود الكربوهيدرات^[76].

د - اختبار الكومارينات:

1- **طريقة العمل:** في أنبوب اختبار وضعنا 2ml من المستخلص المائي وأضفنا له 3ml من هيدرو كسيد الصوديوم NaOH بتركيز 10%.

2- **الملاحظة:** ظهور لون أصفر دلالة على وجودها^[76]^[54].

ه - اختبار البروتينات:

1- **طريقة العمل:** نمزج 3ml من المستخلص الخام 1ml من هيدرو كسيد الصوديوم NaOH بتركيز 4% و محلول كبريتات النحاس CuSO₄ بتركيز 1%.

2- **الملاحظة:** تغير اللون إلى اللون الوردي البنفسجي دلالة على وجودها^[76].

و - اختبار الفينولات:

1- **طريقة العمل:** يعالج المستخلص الكحولي بواسطة قطرات من FeCl₃ بتركيز 5%.

2- **الملاحظة:** تدرج اللون من فاتح إلى داكن يميل إلى السواد^[76].

ز - اختبار الفلافونيدات:

1- **طريقة العمل:** نحضر 1ml من المستخلص ونضيف له 1ml من خلات الرصاص Pb(CH₃COO) بتركيز 10%.

2- **الملاحظة:** تشكيل راسب أصفر دلالة على وجودها^[76].

ح - اختبار الستيرويدات:

1- **طريقة العمل:**

- اختبار سلكويسكي Salkowski:

نحضر 2ml المستخلص ونضيف له خليط من 2ml من الكلوروفورم CHCl₃ و 2ml من حمض الكبريت المركز H₂SO₄.

2- **الملاحظة:** ظهور لون أحمر دلالة على وجودها^[76].

ط - اختبار التينينات:

1- **طريقة العمل:** نمزج 1ml من المستخلص المائي أو الكحولي مع 1ml ماء مقطر، ثم نضيف 1 - 2 قطرات من FeCl₃ مخفف 1%.

2- **ملاحظة:** ظهور راسب أزرق والأسود داكن^[76].

ي - اختبار التربينات:

1- **طريقة العمل:** في أنبوب اختبار نضع 2ml من المستخلص ونضيف لها 2ml من الكلوروفورم CHCl₃ ثم نضيف قطرات من H₂SO₄.

2- الملاحظة: ظهور حلقة دلالة على وجودها [76].

ك - اختبار القلويدات [76]:

1- تحضير الكاشف:

كاشف دراجندروف Dragendroff reagent: يحضر بمزج محلولين:

المحلول الأول: نذيب 20g من نترات البيزموث 80ml ماء مقطر.

المحلول الثاني: نذيب 16g من يوديد البوتاسيوم KI في 40ml ماء مقطر.

2- طريقة العمل: يغلى 10g من كل جزء من الأجزاء المدروسة مع 50ml ماء مقطر، ثم نضيف له 4% HCl ويرشح

المحلول بعد تبريده، ثم نضيف 1ml من الكاشف.

3- الملاحظة: ظهور راسب برتقالي

ل - اختبار الكينولات:

1- طريقة العمل: نضع قطرات من NaOH 1% في 5 ml من المستخلص.

2- الملاحظة: تغير اللون إلى الأصفر، الأحمر أو البنفسجي [76].

I - 1 - 2 - 2 - الاستخلاص:

1- الاستخلاص (صلب - سائل):

تتم عملية الاستخلاص بوضع المادة النباتية في محلول مائي - كحولي (كحول - ماء) بنسبة (20 / 80) أو (30 / 70)

حيث يستخدم عادة الميثانول أو الايثانول، وتترك لمدة لا تقل عن يوم كامل ثم تجمع الرشاحة وتُرَكَّز بتبخير المحلول،

تكرر العملية 3 مرات على الأقل.

2- الاستخلاص (سائل - سائل):

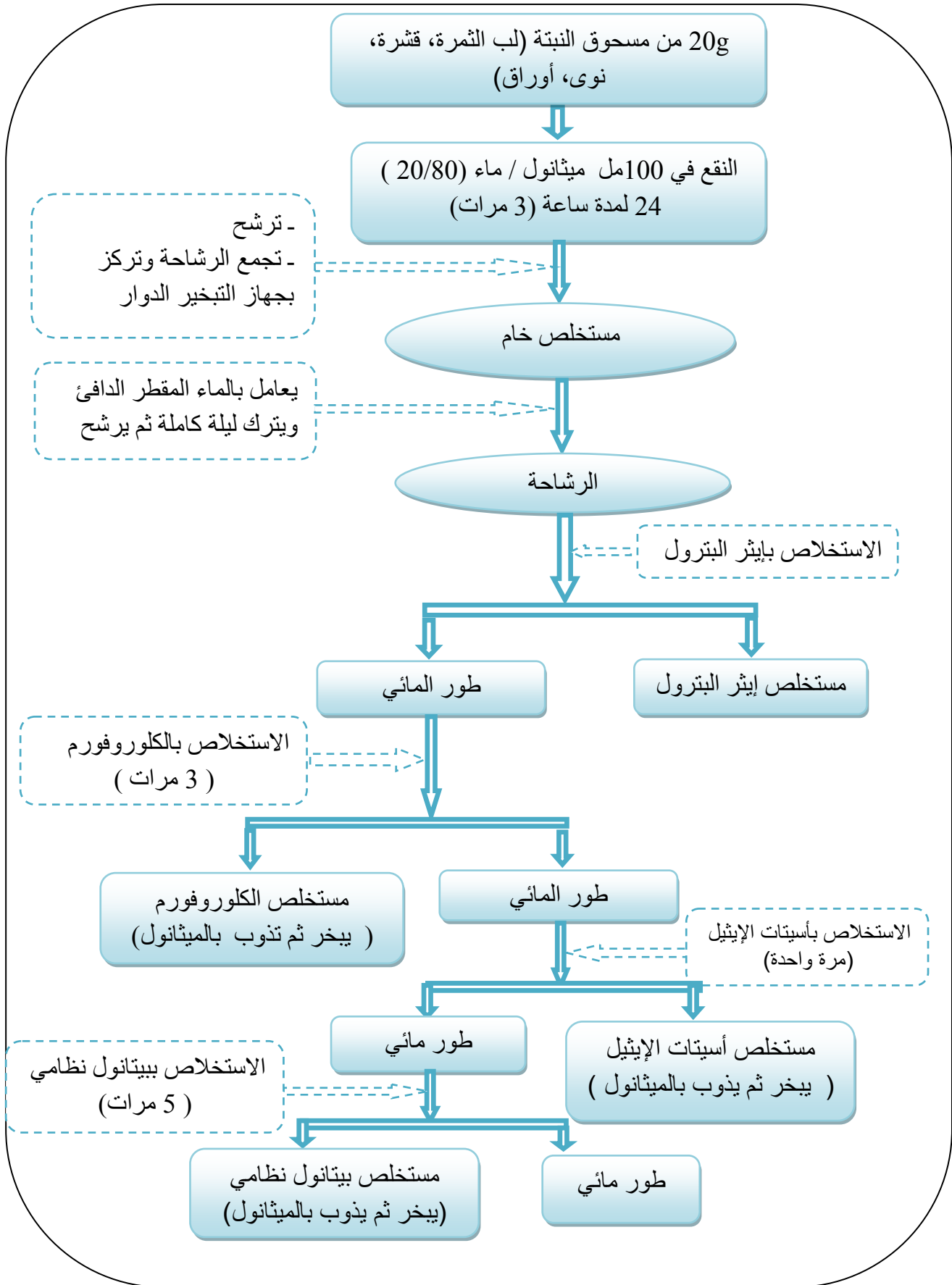
نعامل المستخلص الخام بالماء المقطر الدافئونتركه ليلة كاملة ثم نرشحه. نبدأ أولاً بإضافة إيثر البترول للتخلص من

الليبيات واليخضور. كمرحلة ثانية نضيف الكلوروفورم إلى الطور المائي الجديد تكرر العملية 3 مرات. وكمرحلة ثالثة

نضيف أسيتات الإيثيل مرة واحدة للطور المائي الجديد. و أخيرا البيتانول العادي لأكثر من مرة.

تركز المستخلصات في كل مرة، نحصل على مستخلص خام الكلوروفورم، أسيتات الإيثيل و البيتانول العادي. وعملية

الاستخلاص ملخصة في المخطط أدناه.



الشكل (1-I): مخطط تفصيلي لطريقة الاستخلاص

I - 1 - 2 - 3- مردود الاستخلاص:

يمكن تحديد مردود الاستخلاص للأوراق والثمار (لب الثمرة، قشرة، نوى) وفقا للعلاقة التالية:

$$R (\%) = \frac{m_{ext}}{m_{ech}} \times 100 \quad \dots\dots\dots(1 - I)$$

حيث:

R: المرود بـ (%).

m_{ext}: كتلة المستخلص بعد تبخير المذيب بـ (g).

m_{ech}: الكتلة الجافة للعينة النباتية بـ (g).

I - 2- الفصل الكروماتوغرافي للطبقة الرقيقة CCM:

هي تقنية سهلة وسريعة، تُستخدم بهدف فصل وتنقية مختلف الخلائط التي تحتوي على عدد قليل من المركبات، تعتمد على مبدأ الامتزاز على سطح الدعامة الثابتة (سيليكاجال، السيليلوز، متعدد الأميد)، وهي عبارة عن صفائح مصنوعة من الألمنيوم أو البلاستيك أو الزجاج. مربعة الشكل ذات أبعاد 20x20cm. عملياً بواسطة ماصة شعيرية توضع نقطة واحدة أو خط من الخليط المراد فصل مكوناته على بعد 1.5cm من حافة الصفحة، تغمض هذه الأخيرة في وعاء يحوي الطور المتحرك المناسب، أثناء هجرته إلى أعلى ومروراً بالمادة المراد فصلها يُلاحظ تحرر مكونات الخليط في شكل حزم تُحدد بواسطة مصباح UV^[77]. وبغرض استخدام كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة استخدمنا السيليكاجال المثبت على صفائح الألمنيوم كطور ثابت، واستعملنا عدة أنظمة من المذيبات كأطوار متحركة:

جدول (I - 2): بعض الأنظمة المستخدمة في الفصل الكروماتوغرافي

المستخلصات	الأنظمة	V / V
الكلوروفورم	- CHCl ₃ /MeOH - CHCl ₃ /AcOEt/n-C ₆ H ₁₄	5/1 10/10/5
الأسيتات	- CHCl ₃ /MeOH - CHCl ₃ /AcOEt/n-but	7/1 12/10/1
البيتانول والطور المائي	-AcOEt/MeOH/HCO ₂ H/H ₂ O - n- but/A.acétique/H ₂ O	13/3/3/4 12/3/ 5

I-3. الدراسة التحليلية الكمية للمستخلصات:

تعرضت المستخلصات التي تم الحصول عليها لسلسلة من القياسات الطيفية من أجل تقدير كميتها من متعدد الفينول، الفلافونيد و التانينات. وتقييم نشاط مضادات الأكسدة.

I-3-1-التقدير الكمي للفينولات الكلية TPC:

تم تحديد تركيز الفينولات الكلية لمستخلصات الأجزاء المختلفة من النبات المدروس بواسطة طريقة SINGLETON و ROSS باستخدام كاشف Folin - Ciocalteu^[78]، الذي يتربك من حمض الفوسفونينجستيك (H₃PW₁₂O₄₀) Phosphotungstique وحمض فسفوموليبيديك (H₃PMo₁₂O₄₀) Phosphomolybdique التي يتم إرجاعها أثناء أكسدة الفينولات إلى أكاسيد التنغستين (W₈O₂₃) و المولبدن (Mo₈O₂₃) ذات اللون الأزرق. تقدر كمية الفينولات بقياس امتصاصية العينات للأشعة فوق البنفسجية بجهاز Spectrophomètre UV عند طول موجة 760nm حيث نستعمل حمض غاليك كفينول مرجعي.

تم الحصول على منحنى المعايرة القياسي من محلول محضر من حمض الغاليك بتركيز 0.25g/1، يتم تحضير المحاليل بتراكيز تتراوح من 0.03g/1 إلى 0.25g/1 تذوب في الماء. نضع 0.1ml من كل محلول في أنابيب اختبار. ثم يتم إضافة 0.5ml من كاشف Ciocalteu-Folin (10%). بعد 5 دقائق نضيف 2ml من كربونات الصوديوم (Na₂CO₃) بنسبة 20(m/v)%. يُحفظ المحلول في الظلام لمدة 30 دقيقة في درجة حرارة الغرفة. تمت قراءة الامتصاصية لكل محلول عند 760nm باستخدام مقياس الطيف UV-VIS مقابل المحلول الشاهد (نفسالمحلول بدون محلول حمض غاليك؛ حيث يستبدل بالماء).

I-3-2-التقدير الكمي للفلافونيدات الكلية TFC:

تم إجراء التقدير الكمي للفلافونيدات بطريقة تعتمد على التكوين المعقد بين المركبات الفينولية و ثلاثي كلوريد الألمنيوم (AlCl₃). المعقدات المنتجة ذات لون أصفر تمتص في UV-VIS عند طول موجة 430nm. الفلافونيد المستعمل كمرجع في هذه الطريقة هو كيرسيتين. تم الحصول على منحنى المعايرة القياسي من محلول محضر من كيرسيتين بتركيز 0.025g/1، تحضر المحاليل بتراكيز تتراوح من 0.003g/1 إلى 0.025g/1، تذاب في الايثانول. تضاف 1.5ml من محلول الايثانول 2% AlCl₃ إلى 1.5ml من كيرسيتين، يحفظ المحلول في الظلام لمدة 30 دقيقة في درجة حرارة الغرفة.

تم تحديد الامتصاصية لكل محلول عند طول موجة 430nm باستخدام جهاز الطيف UV-VIS مقابل محلول شاهد (نفس المحلول باستبدال محلول كيرسيتين بالايثانول)^[78]. تعامل المستخلصات بنفس الطريقة وذلك باستبدال محلول كيرسيتين بالمستخلص، تكرر العملية 3 مرات.

I-3-3- التقدير الكمي للتينينات الكلية TTC:

تم الحصول على منحنى المعايرة القياسي من محلول محضر من الكاتشين بتركيز كتلي 0.1g/l، يتم تحضير المحاليل بتركيز تتراوح من 0.01g/l إلى 0.1g/l تذاب في الايثانول. يضاف 3ml من محلول الايثانول من فانيلين 4% إلى 1.5ml من HCl مركز + 0.4ml كاتشين، يحفظ المحلول في الظلام لمدة 15 دقيقة في درجة حرارة الغرفة. تم تحديد الامتصاصية لكل محلول عند 500nm باستخدام جهاز UV-VIS مقابل محلول شاهد (نفس المحلول باستبدال محلول كاتشين بالايثانول)^[78]. تعامل المستخلصات بنفس الطريقة باستبدال محلول كاتشين بالمستخلص، تكرر العملية 3 مرات. ✓ العلاقة المستعملة في حساب كمية (الفينولات TPC، الفلافونيدات TFC، التينينات TTC):

$$C = \frac{A}{K} \times F \times \frac{V}{P} \times 100 \quad \dots\dots\dots(2 - I)$$

حيث:

C: كمية (الفينولات، الفلافونيدات، التينينات) بـ mg/g.

A: الامتصاصية.

K: ميل المنحنى القياسي.

F: معامل التمديد بالنسبة للمستخلصات.

V: الحجم المذاب فيه الخلاصة الفينولية.

P: كتلة النبتة الجافة بـ g.

I-4-الفعالية المضادة للأكسدة:

لغرض تقدير الفعل الأسر للجزيئات المضادة للتأكسد للمستخلصات، وتقدير الفعالية المضادة للأكسدة قمنا باختبار فوسفات موليبيدات.

- إختبار موليبيدات الفوسفات TAC:

1- المبدأ:

تعتمد هذه التقنية على اختزال المولبدان Mo(VI) الموجودة في شكل أيون الموليبيدات MoO₄²⁻ إلى مولبدان Mo (V) الموجودة في شكل MoO₂¹، في وجود المستخلص لتشكيل معقد الفوسفات (Mo(V)) ذو اللون الأخضر في PH حمضي^[79].

2 طريقة العمل:

تم إجراء اختبار فوسفات موليبيدات (PPM) وفقا لطريقة Prieto et al^[80]، حيث نضع 0.3ml من كل مستخلص في أنبوب ونضيف لها 3ml من كاشف محضر يحتوي على 0.6M حمض الكبريتيك (H₂SO₄)، 28mM فوسفات

الصوديوم (NaH_2PO_4) و 4mM موليبادات الامونيوم ($(\text{NH}_4)_6\text{Mo}_7\text{O}_{24}$). يُحضن الأنبوب في حمام مائي عند درجة حرارة 95°C لمدة 90 دقيقة. بعد تبريد العينات في درجة حرارة الغرفة تم قياس الامتصاصية باستخدام جهاز UV-Visible عند طول موجة 695nm مقابل محلول شاهد (باستبدال المستخلص بـ 0.3ml ماء مقطر). استخدمنا حمض الاسكوربيك كمضاد أكسدة قياسي، حيث يتم التعبير عن قدرته المضادة للأكسدة وفقا لمصطلح جديد يسمى حمض الاسكوربيك المكافئ المضاد للأكسدة (Ascorbic Acid Equivalent Antioxidant Capacity) AEAC، ويُعرف AEAC بأنه التركيز المولي لمحلول حمض الاسكوربيك الذي يكافئ تركيز 1M من محلول المستخلص المدروس.

$$AEAC = \frac{K}{K'} \dots\dots\dots(3 - I)$$

حيث:

K: ميل المنحنى الخاص بالمستخلصات.

K': ميل المنحنى القياسي لحمض الاسكوربيك في هذه الدراسة يساوي **0.706**.

I -5-الفعالية المضادة للبكتيريا:

I -5-1-المواد و الأجهزة المستعملة:

في هذا الجزء تمت دراسة المستخلصات النباتية على أربعة سلالات بكتيرية ثلاث منها مرجعية والرابعة ممرضة، تم الحصول عليها من

❖ **الأجهزة المستعملة:**

أثناء إنجازنا هذا العمل تم الاستعانة بالتجهيزات الموجودة علمستوبالمخبر المركز بيمستشفى الأم والطفل والموضحة في الجدول (I -

❖ المواد الكيميائية:

معظم المواد والمحاليل المستعملة في التجارب عالية النقاوة، والجدول (I - 4) يوضح ذلك.

الجدول (I - 4): المواد والمحاليل الكيميائية المستعملة في تقدير الفعالية ضد البكتيرية.

النقاوة	شركة الإنتاج	المواد والمحاليل الكيميائية
99.5%	Biochem Chemopharma	ثنائي ميثيل سلفوكسيد ((CH ₃) ₂ SO) (DMSO) Dimethyl sulfoxide
99%	Biolab	الوسط الزارعي (Mueller Hinton Agar)
0.9%	Biolyse	الماء الفيزيولوجي NaCl

السلالات البكتيرية المستعملة في الدراسة:

لقد تم استعمال أربعة أنواع من البكتيريا، مرجعية، ومعزولة من بول مريض، وهي موضحة في الجدول (I - 5):

الجدول (I - 5): أنواع من البكتيريا المستعملة.

GRAM	المرجع	السلالة البكتيرية
GRAM +	H3300	Staphylococcus aureus
GRAM -	معزولة من بول مريض	protous spp
GRAM -	ATCC25922	Esherichia coli
GRAM +		Streptococcaceae

1- 5- 2 - الطرق والأساليب المستخدمة:

1- 5- 2 - 1 - دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا لمستخلصات (القشرة، لب الثمرة، النوى والأوراق) للنبات بطريقتي

الانتشار بواسطة الأقراص في وسط صلب:

• طريقة العمل:

لتقدير النشاطية ضد البكتيرية للمستخلصات النباتية اعتمدنا طريقة الانتشار بواسطة الأقراص وفقا للطريقة المستعملة من

طرف [80]Soumia et al.

- تحضير الأقراص:

نقص ورقة واتمان (N° 3) على شكل أقراص ذات قطر 6mm ، ثم نضعها في أنبوب إختبار مغلق، تعقيمها داخل فرن

باستر (pasteur oven) تحت درجة حرارة 130°C لمدة 54 دقيقة.

- تحضير المستخلصات:

تم تحضير المستخلصات بالطريقة المذكورة سابقا، إلا أنه تم إذابة المستخلصات في DMSO بدلا من الميثانول

لأن هذا الأخير ليس له تأثير على البكتيريا، قمنا بتحضير محلول أم بإذابة 0.1g من كل مستخلص في 1ml من المذيب

DMSO للحصول على تركيز قياسي (100) ومنه قمنا بتحضير التراكيز التالية: 6.25، 12.5، 25، 50، 100mg/ml،

(3.125

- تحضير الوسط الزراعي:

نذيب الوسط Muller-Hinton في جهاز التعقيم بالضغط (Autoclave) عند درجة حرارة 120°C وضغط 200KPa.

بعد إذابة الوسط بسكبمنه 20ml في علب بتر يذات قطر 90mm، في وجود موقد بنزن لتجنب إتلاف الوسط من قبل البكتيريا، ينتركليبر دويتمجد علطاولة المخبر.

- تشبيعالأقراص بالمستخلصات:

بعد تعقيم الأقرصتوضعيطبقتريوتشبع بعد 10min قبل وضعها على الوسط الزراعي.

- تحضير المعلق البكتيري:

انطلاقاً من زراعة حديثة لمستعمرة بكتيرية من 18 - 24 ساعة، نحضر معلق بكتيري بأخذ مستعمرة أو مستعمرتين صغيرتي الحجم بعيدة عن بعضها ومعزولة، توضع 10ml من ماء فيزيولوجي NaCl ذو التركيز 0.9g/l موجود في أنبوب إختبار معقم، نضبط تركيز البكتيريا 0.5 ماكفر لاند، يخلط المزيج جيّداً ويستعمل بعد 15min من تحضيره لتقادي زيادة نمو البكتيريا.

- طريقة الزرع:

بعد مرور 15min نغمس الماسح القطني المعقم في المعلق البكتيري بعد ما يجر بالتخلص من الكميات الزائدة من المعلق بضغط الماسح القطني بقوة بجدر أنبوب الإختبار من الداخل، ثم مسح به على كامل الوسط الزراعي الجاف بشكل خطوط متلاصقة معتدوير بتريز اوية 60° في كل مرة، نقوم بنفس العملية مع كل السلاسل البكتيرية.

- وضعالأقراص:

بواسطة ملقطنأخذالأقراص المشبعة بالمستخلص بتر اكيذ مختلفة

ونوز عها فوق السطح الجيلولوزي داخل علب بتر يالمزروعة بالسلاسل البكتيرية مع ترك مسافة فيما بينها، نترك العلب لمدة 20min على سطح طاولة المخبر.

- عملية الحضان:

بعد الانتهاء من عملية وضع الأقراص تحضن علب بتر ي بشكلمقلوبلكي لا يتلف الوسط نتيجة الماء تحت درجة حرارة 37°C ولمدة 24 ساعة، بعد مرور مدة الحضان تتم القراءة وتسجلالنتيجة بقياس قطر منطقة التثبيطب .mm

1 - 2 - 5 - 2 - تحديد أدنى تركيز للتثبيطب (MIC) Minimal inhibitory concentration:

MIC هو أقل تركيز للمضاد الميكروبي يثبط كل نمو مرئي بعد فترة حضان من 18 إلى 24 ساعة، حيث يسمح بالتعرف على حساسية أو مقاومة السلالات الميكروبية ضد المركبات المضادة، فكلما كان صغيرا كانت الحساسية كبيرة أو مقاومة الميكروب ضعيفة والعكس صحيح [175].



**الفصل الثاني:
النتائج والمناقشة**

في هذا الجزء يتم مناقشة ودراسة النتائج التجريبية المحصل عليها.

II-1- الكشف الكيميائي عن بعض المركبات الكيميائية:

من خلال نتائج الاختبارات الكيميائية الأولية التي أجريت على أجزاء النبات المدروس نلاحظ وجود وغياب بعض المركبات الفعالة طبييا في الأجزاء المدروسة (لب الثمرة، قشرة، نوى وأوراق) كما هو موضح في الجدول التالي:

الجدول (II-1): نتائج الكشف الكيميائي الأولي.

الأوراق	النوى	القشرة	لب الثمرة	النتيجة الموجبة للكشف	الكاشف	المركبات الفعالة
++	+++	+++	+++	رغوة	ماء مقطر	صابونيزات
-	-	+++	+++	راسب احمر أجوري	كاشف فهلنج A و B	كربوهيدرات
-	-	-	-	لون أصفر	NaOH 10%	كومارينات
-	-	-	-	لون وردي بنفسجي	4 %NaOH + 1%CuSO ₄	بروتينات
-	+++	+++	+++	لون أحمر	CHCl ₃ + H ₂ SO ₄	ستيرويدات
-	-	-	-	أخضر داكن أو أخضر مزرق	1%FeCl ₃ + ماء مقطر	تئينات
+++	-	-	-	ظهور حلقة	H ₂ SO ₄ +CHCl ₃	تربينات
+++	+++	+++	+++	أصفر، أحمر أو بنفسجي	1%NaOH	كينونات

(+) إيجابية الكشف (-) سلبية الكشف
كلما زادت (+) زاد تواجد المركب الفعال

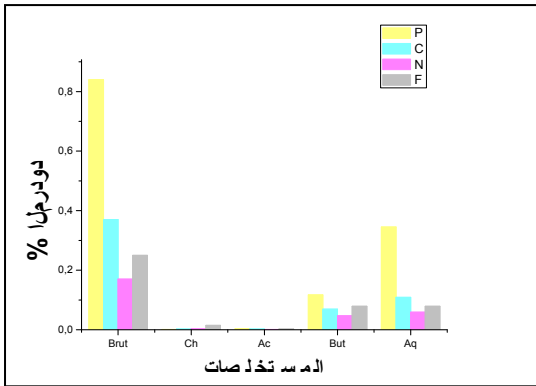
من خلال النتائج الممثلة في الجدول (II-1):

أظهرت نتائج الكشف الأولي وجود الصابونيزيدات، الفينولات، الفلافونيدات و الكينونات في جميع الأجزاء المدروسة (لب الثمرة، قشرة، نوى و أوراق) بكميات معتبرة، حيث تقل كمية الصابونيين في الأوراق، الفينولات في النوى والفلافونيدات في لب الثمرة مقارنة بالأجزاء الأخرى.

كما أظهرت النتائج تواجد الستيرويدات في جميع الأجزاء عدا الاوراق فتتعدم فيها، على غير القلويدات فهي تتعدم في النوى، أما بالنسبة للكومارينات و الكربوهيدرات فيتواجدان في لب الثمرة والقشرة وينعدمان في النوى، بينما تتعدم الأولى في الأوراق وتتواجد الثانية فيها. في حين تتعدم البروتينات والتينينات في جميع الأجزاء، أما التربينات فتتواجد فقط في الأوراق. كما أثبتت دراسات سابقة وجود بعض هذه المركبات وقد تحقق **Speroni et al** كيميائيا من احتواء النبات على عدد من الأيضات الثانوية والمركبات النشطة بيولوجيا بما في ذلك الفلافونيدات، القلويدات، الصابونيزيدات، الجلايكوزيدات، الفينولات... [44].

إن الاختلاف في التركيب الكيميائي والسمية والنشاط الحيوي للمستخلصات بالإضافة الى تباين أنواع التربة التي ينمو عليها النبات أو موقعه أو ظروفه المناخية قد تكون المذيبات مسؤولة أيضا عن التباين في المركبات الكيميائية الفعالة [81].

II-2. الاستخلاص:



الشكل (II-1): مقارنة مردود المستخلصات

نلاحظ من خلال النتائج الموضحة في الجدول (II-2) والشكل (II-1) اختلاف نسب المردود بين المستخلصات فنجد أن المستخلص الخام يعطي أعلى نسبة مردود في حين مستخلصات الكلوروفورم والأسيتات يكاد يكون مردود الاستخلاص فيها منعدم.

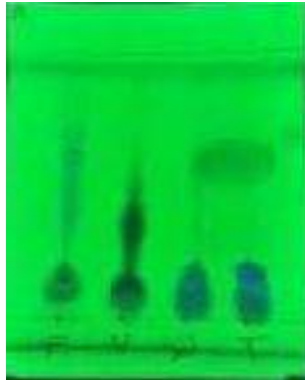
II-3- الفصل الكروماتوغرافي:



CHCl₃/MeOH 7/1
طور أسيتات الإيثيل



CHCl₃/MeOH 5/1
طور الكلوروفورم



nBut/CH₃COOH/H₂O 12/3/5
الطور المائي



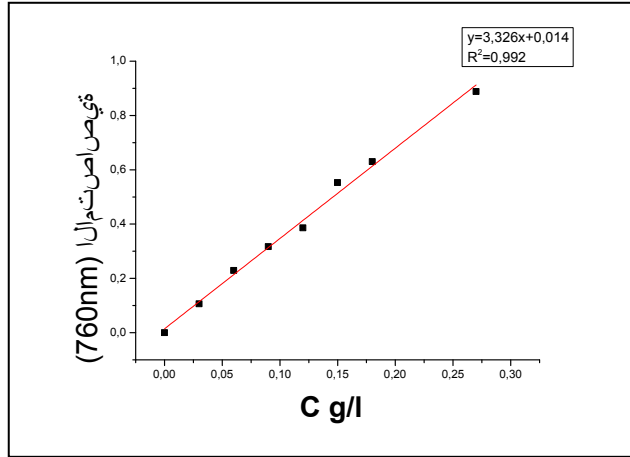
nBut/CH₃COOH/H₂O 12/3/5
طور البيتانول

استنادا للتجار بالمستعملة في كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة و استعمال العديد من الأنظمة المناسبة لها تبين أن المستخلصات تحتوي على عدد كبير من البقع وبتراكيز معتبرة ما يعني غنى النبتة بالمركبات.

II-4-الدراسة التحليلية الكمية للمستخلصات:

II-4-1-التقدير الكمي للفينولات الكلية TPC:

قدرت كمية الفينولات باستعمال المنحنى القياسي لـ acide gallique كما هو موضح في الشكل (II-3)، إذ حسبت كمية TPC بـ mg على أساس acide gallique المكافئ لكل 1g من الوزن الجاف للنبتة (mg GAE/g).

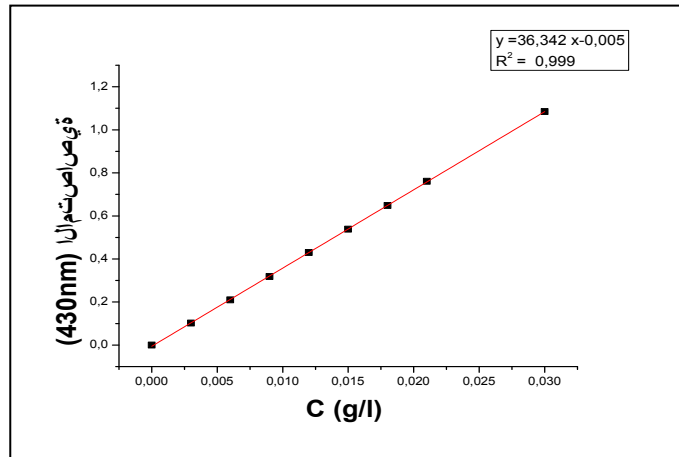


الشكل (II-3): المنحنى العياري للامتصاصية بدلالة حمض

من خلال النتائج الممثلة في الشكل (II-2) تلاحظ أن كمية TPC لجميع الأجزاء وفي مختلف المستخلصات تراوحت ما بين (432.939 - 2.665 mgGAE/g) حيث سجلنا أعلى قيمة لمستخلص بيتانول القشرة بمقدار 432.939 mg، وأدنى قيمة لمستخلص أسيتات النوى بمقدار 2.665 mg.

II-4-2-التقدير الكمي للفلافونيدات الكلية TFC:

قدرت كمية الفلافونيدات باستعمال المنحنى القياسي للكريستين (Quercetin) كما هو موضح في الشكل (II-5)، إذ حسبت كمية TFC بـ mg على أساس الكريستين المكافئ لكل 1g من الوزن الجاف للنبتة (mg QE/g).

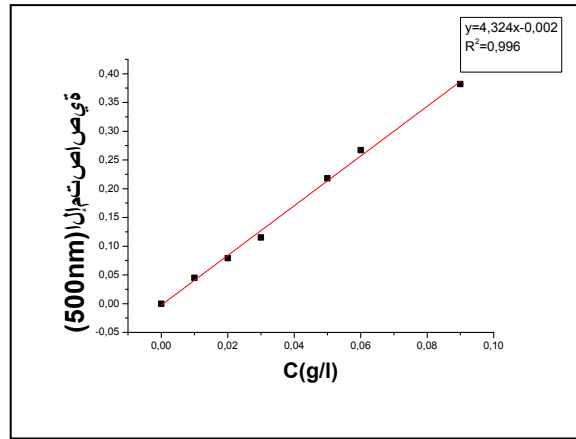


الشكل (II-5): المنحنى العياري للامتصاصية بدلالة تركيز الكريستين

من خلال النتائج الممثلة في الشكل (II-4) نلاحظ أن كمية TFC لجميع الأجزاء وفي مختلف المستخلصات تراوحت ما بين (0.061-92.082 mg QE/g) حيث سجلنا أعلى قيمة لمستخلص بيتانول الاوراق بمقدار 92.082mg، وأدنى قيمة للمستخلص المائي للنوى بمقدار 0.061 mg.

II-4-3- التقدير الكمي للتينينات الكلية TTC:

قدرت كمية التينينات باستعمال المنحنى القياسي للكاتشين scatchine كما هو موضح في الشكل (II-7)، إذ حسبت كمية TTC بـ mg على أساس catéchine المكافئ لكل 1g من الوزن الجاف للنبتة (mg CE/g)



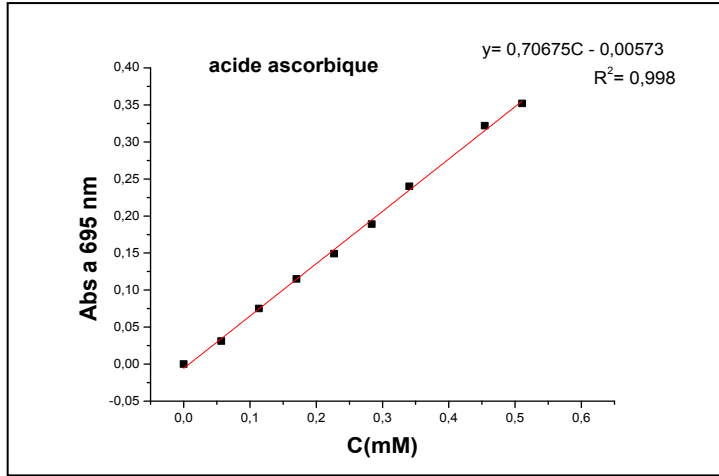
الشكل (II-7): المنحنى العياري للامتصاصية بدلالة تركيز catechine

من خلال النتائج الممثلة في الشكل (II-6) تلاحظ أن كمية TTC لجميع الأجزاء وفي مختلف المستخلصات تراوحت ما بين (0.763-112.190mg CE/g) حيث سجلنا أعلى قيمة لمستخلص بيتانول لب الثمرة بمقدار 112.190mg، وأدنى قيمة لمستخلص أسيتات النوى بمقدار 0.763 mg.

II-5-5- الفعالية المضادة للأكسدة:

II-5-1- إختبار موليبيدات الفوسفات TAC:

هو اختبار سريع ومنخفض التكلفة وسهل التكرار، يسمح بقياس القدرة المضادة للأكسدة للمستخلصات المراد دراستها. وفيما يلي النتائج المتحصل عليها عند إجراء هذا الاختبار على مستخلصات الأجزاء المدروسة.



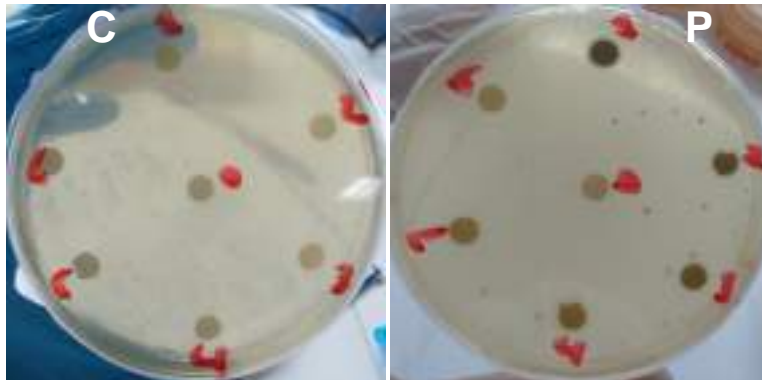
في هذه الدراسة تم اعتماد حمض الاسكوربيك كمعيار قياسي، من خلال الجدول نلاحظ أن جميع المستخلصات تمتلك قدرة مضادة للأكسدة، والتي تختلف من مستخلص لآخر، هذه القيم محصورة بين 92.01 - 707.79mM

II-6 - الفعالية المضادة للبكتيريا:

II-6-1 - دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا لمستخلصات نبتة ضد البكتيريا بطريقة الانتشار بواسطة الأقراص في وسط صلب:

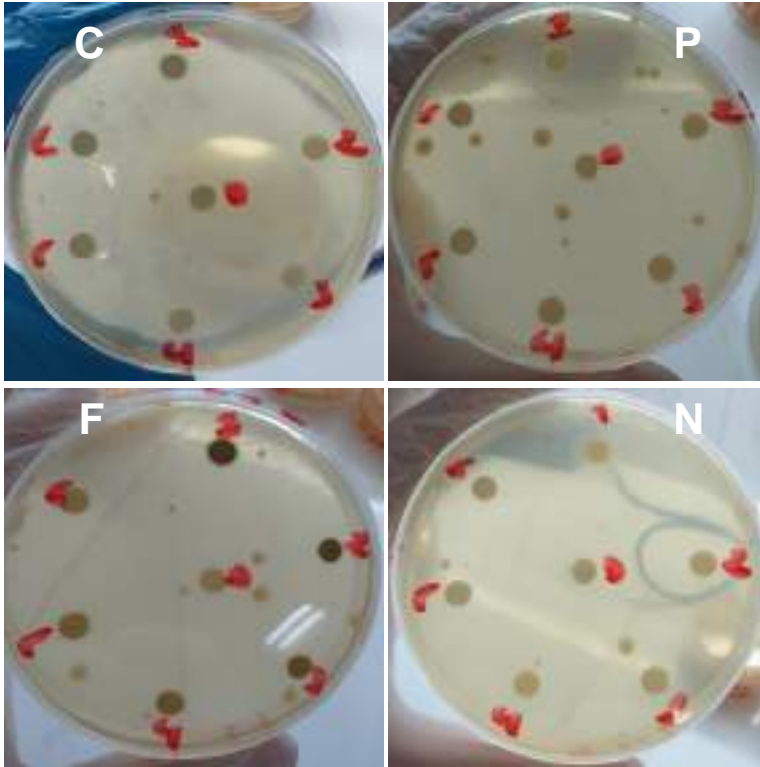
عند دراسة الفعالية البيولوجية تحصلنا على النتائج الموضحة في الجداول

II-6-1-1 -دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا لمستخلصات إيثر بتروك:

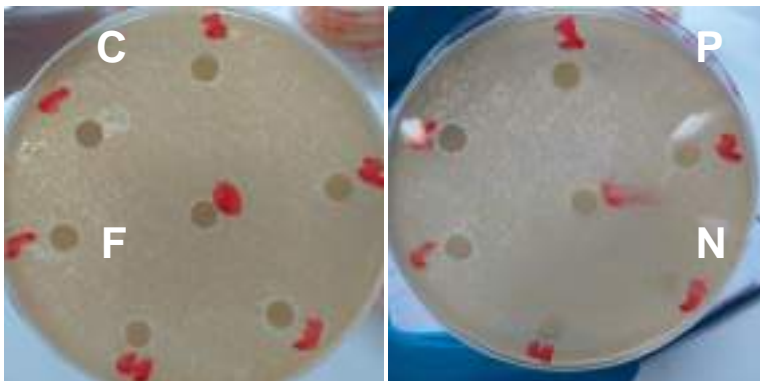


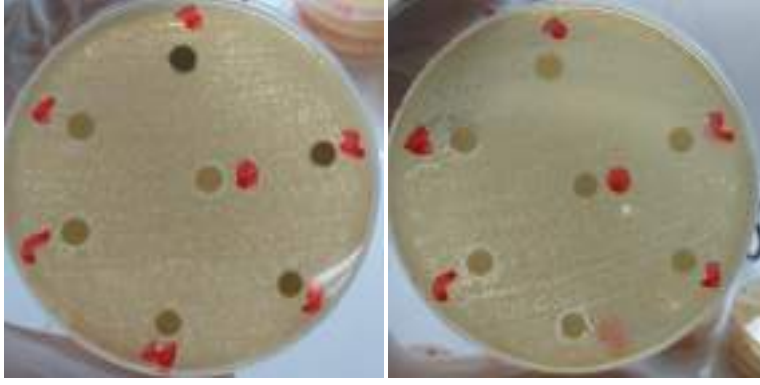


الشكل (II-12): الفعالية التثبيطية لمستخلصات إيثر بتترول اتجاه بكتيريا s- areus

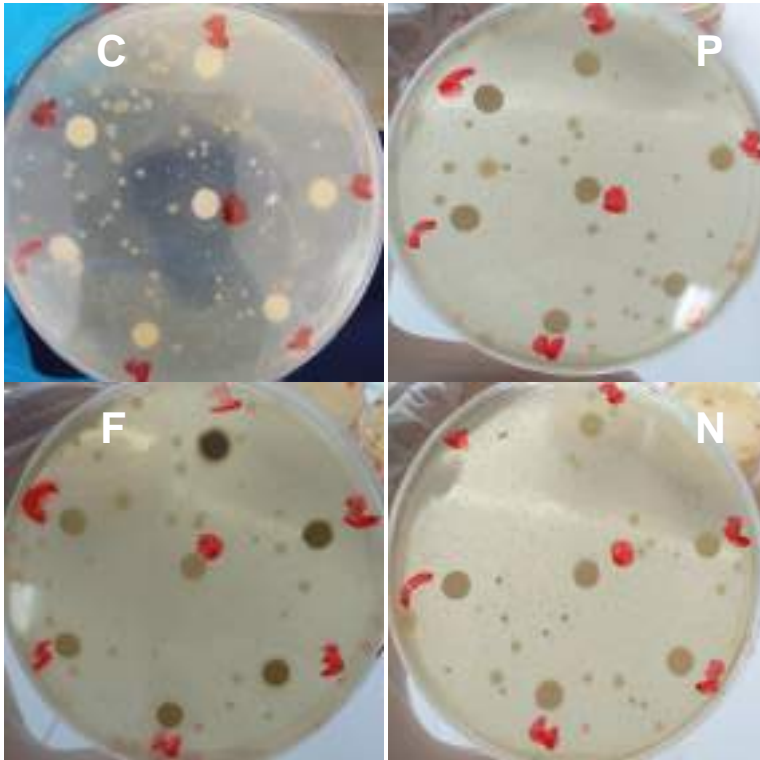


الشكل (II-13): الفعالية التثبيطية لمستخلصات إيثر بتترول اتجاه بكتيريا Proteus





الشكل (II-14): الفعالية التثبيطية لمستخلصات إيثر بترول اتجاه بكتيريا E-coli



الشكل (II-15): الفعالية التثبيطية لمستخلصات إيثر بترول اتجاه البكتيريا Streptococcus

انطلاقاً من الأشكال (II-12)، (II-13)، (II-14) و (II-15) نقيس أقطار التثبيط ونسجلها في الجدول التالي:

جدول (II-4): معدلات أقطار التثبيط لمستخلصات إيثر بترول اتجاه السلالات البكتيرية

مناقشة النتائج:

من النتائج المتحصل عليها والمدونة في الجدول (II- 4) نلاحظ مايلي:

◀ لب الثمرة:

- لم تبد السلالة S - aureus أي تأثير عند التركيزين 3.125,6.25mg/ml أما عند بقية التراكيز كان لها تأثير بقطر تثبيط قدره 8mm.
- أظهرت السلالة Proteus تأثير عند جميع التراكيز بقطر تثبيط قدره 9mm عدا التركيز 3.125mg/ml لم تبدي أي تأثير.
- لم تبدي السلالة E - coli أي تأثير عند التركيز 3.125mg/ml وأعطت تأثير عند بقية التراكيز بقطر تثبيط قدره ب 10mm للتركيزين (100 ، 50) mg/ml وبقطر تثبيط قدره 9mm لبقية التراكيز.
- تظهر السلالة Streptococcus تأثير عند التراكيز (100، 50، 25) mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm ولم تبدي أي تأثير عند بقية التراكيز

◀ القشرة:

- أبدت السلالة S - aureus تأثير عند التراكيز (100، 50، 25) mg/ml بقطر تثبيط قدره 7mm و عند بقية التراكيز لم تبد أي تأثير.
- السلالة Proteus لم تبد أي تأثير عند التراكيز (50، 25، 3.125) mg/ml بينما أظهرت تأثير عند تركيز 100mg/ml بقطر تثبيط قدره 7mm و عند التركيزين (12.5، 6.25) mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm.
- أظهرت السلالة E - coli تأثير عند التراكيز (12.5، 25) mg/ml بقطر تثبيط قدره 10mm و 9mm على الترتيب أما بقية التراكيز بقطر تثبيط قدره 7mm ولم تبدي أي تأثير عند تركيز 3.125 mg/ml.
- أبدت السلالة Streptococcus حساسية عند تركيز 50mg/ml بقطر تثبيط قدره 9mm وعند التراكيز (12.5، 25) mg/ml بقطر تثبيط قدره 7mm ولم تبدي أي تأثير عند بقية التراكيز.

◀ النوى:

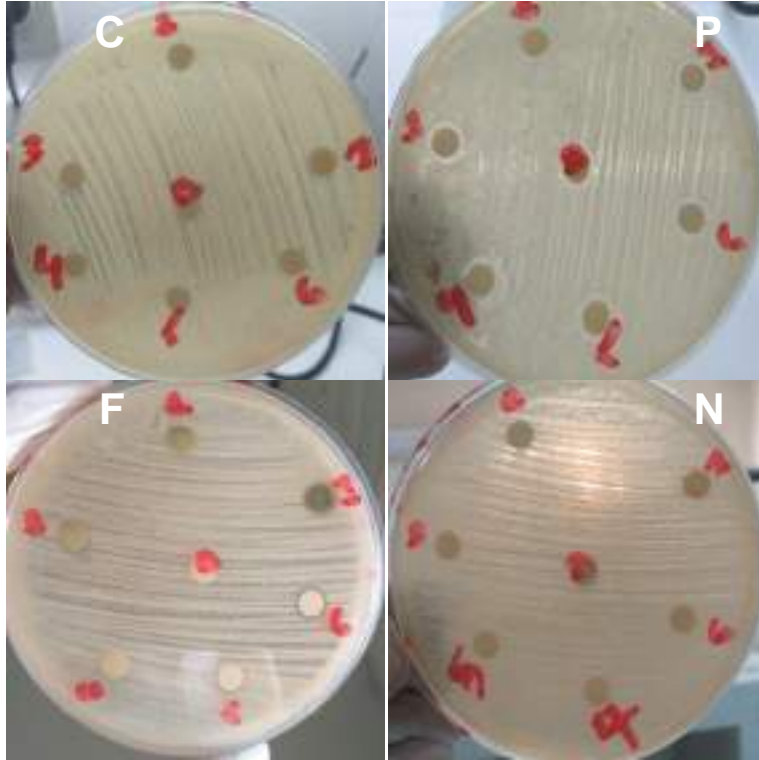
- لم تبد السلالة Proteus S - aureus، و Streptococcus أي تأثير بالنسبة لكل التراكيز.
- تظهر السلالة E - coli تأثير عند التراكيز (100، 50) mg/ml بمنطقة تثبيط قدرها 7mm وعند بقية التراكيز بمنطقة تثبيط قدرها 10mm ولم تبدي أي تأثير عند التركيز 25 mg/ml.

◀ الأوراق:

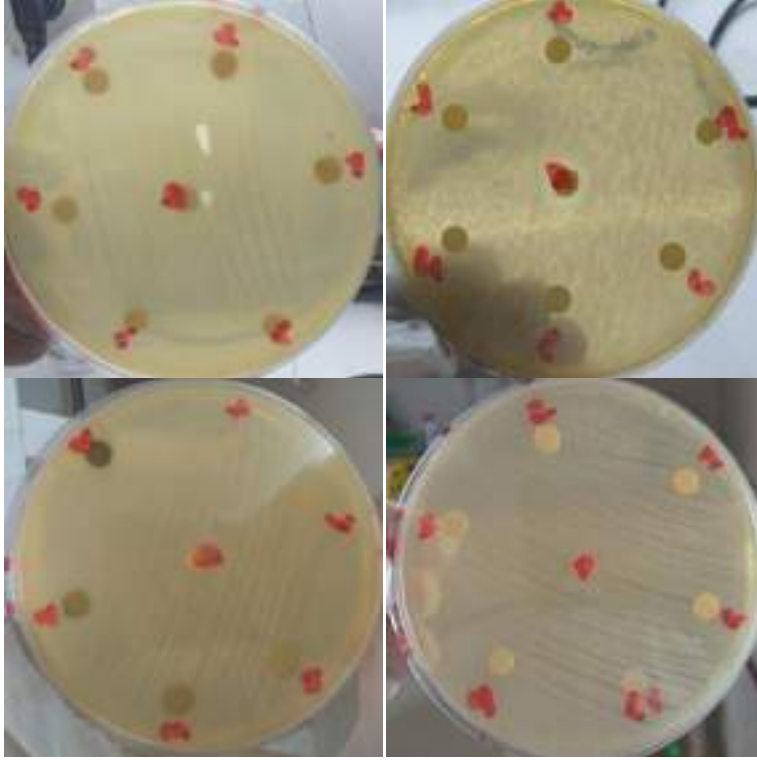
- السلالة البكتيرية S - aureus لم تبدي أي تأثير عند التركيز 3.125 mg/ml، بينما أظهرت تأثير عند جميع التراكيز بمنطقة تثبيط قدرها 8mm للتركيز 100 mg/ml و منطقة تثبيط قدرها 7mm لبقية التراكيز.
- أظهرت السلالة Proteus تأثير عند التركيز 100mg/ml بقطر تثبيط قدره 9mm، و بمنطقة تثبيط قدرها 7mm و 8mm عند التراكيز (12.5، 6.25) mg/ml على الترتيب ولم تبدي أي تأثير عند بقية التراكيز.
- لم تبدي السلالة E - coli أي تأثير عند التركيزين (100، 50) mg/ml غير أنها تظهر تأثير عند التراكيز (25 و 12.5) mg/ml بقطر تثبيط قدرها 9mm و عند تركيز 3.125 mg/ml بمنطقة تثبيط قدرها 7mm.

- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند التركيزين (50 ،100)mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm و 7mm على التوالي في حين تظهر تأثير عند التراكيز (12.5 و 25)mg/ml بقطر تثبيط 9mm و 10mm على الترتيب أما بقية التراكيز فلم تبدي أي تأثير.

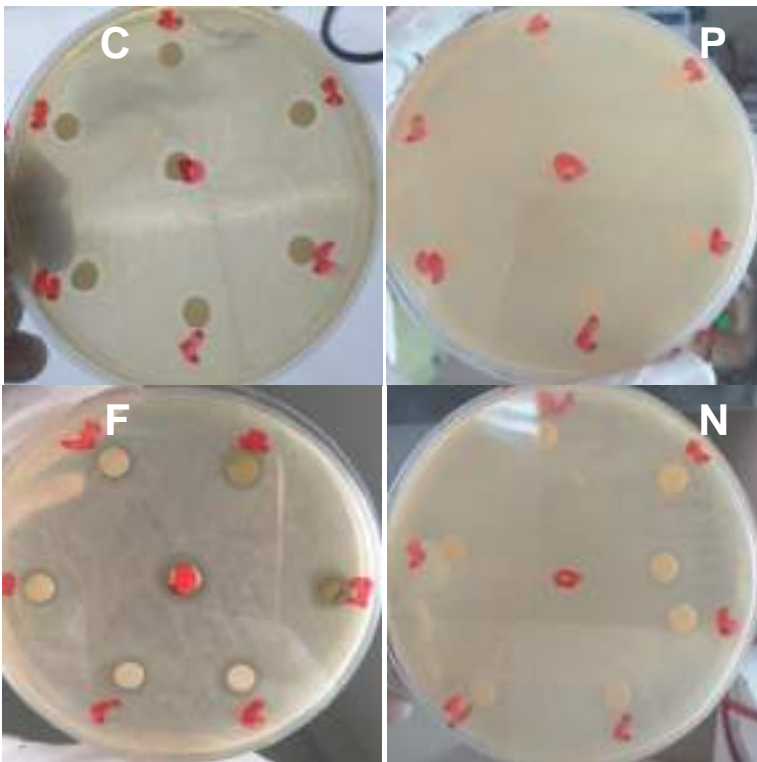
II-6-1-2 - دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا لمستخلصات الكلوروفورم:



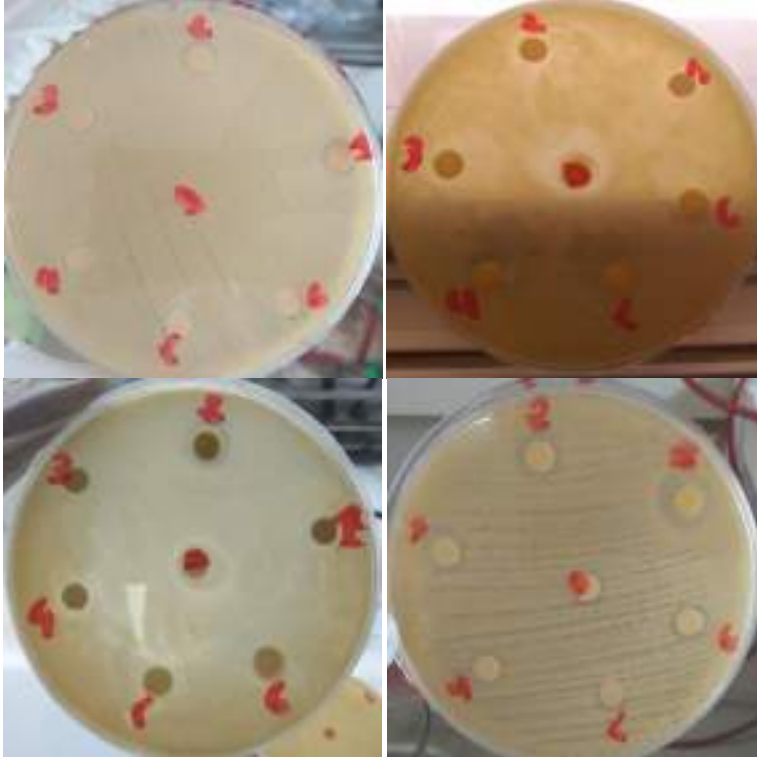
الشكل (II-16): الفعالية التثبيطية لمستخلصات كلوروفورم اتجاه بكتيريا areus - s



الشكل (II-17): الفعالية التثبيطية لمستخلصات كلوروفورم تجاه بكتيريا Proteus



الشكل (II-18): الفعالية التثبيطية لمستخلصات كلوروفورم اتجاه بكتيريا E - coli



الشكل (II-19): الفعالية التثبيطية لمستخلصات كلوروفورم تجاه بكتيريا Streptococcus

انطلاقاً من الأشكال (II-16)، (II-17)، (II-18) و (II-19) نقيس أقطار التثبيط ونسجلها في الجدول التالي:

جدول (II-5): معدلات أقطار التثبيط لمستخلصات كلوروفورم تجاه السلالات البكتيرية

مناقشة النتائج:

من النتائج المتحصل عليها والمدونة في الجدول (II- 5) قطر منطقة تثبيط، نلاحظ مايلي:

◀ لب الثمرة:

- أبدت السلالة S - aureus تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عن التركيزين (100، 50) mg/ml بقطر تثبيط قدره 9mm وللتركيزين (25، 3.125) mg/ml بقطر تثبيط قدره 11mm و قطر تثبيط قدره (13، 12) للتركيزين (12.5، 6.25) mg/ml.
- أظهرت السلالة Proteus تأثير عند كل التراكيز فكانت عند التركيزين (25، 12.5) mg/ml بقطر تثبيط قدره 9mm و عند بقية التراكيز بقطر تثبيط قدره 8mm عدا التركيز 100mg/ml.
- أبدت السلالة E - coli تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عند التركيزين (6.25، 3.125) mg/ml بقطر تثبيط قدره 11mm و 10mm عند بقية التراكيز.
- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عن التراكيز (25، 12.5، 6.25) mg/ml بقطر تثبيط قدره (11، 14، 8) على الترتيب و قطر تثبيط قدره 9mm لبقية التراكيز.

◀ القشرة:

- لم تبد السلالة Proteus S - aureus, و E - coli أي تأثير عند كل التراكيز.
- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند التركيز 100mg/ml بمنطقة تثبيط قدرها 9mm وعند التراكيز (25، 50) mg/ml بمنطقة تثبيط قدرها 8mm و 7mm عند التركيزين (12.5 و 6.25) mg/ml ولم تبدى أي تأثير عند التركيز 3.125 mg/ml.

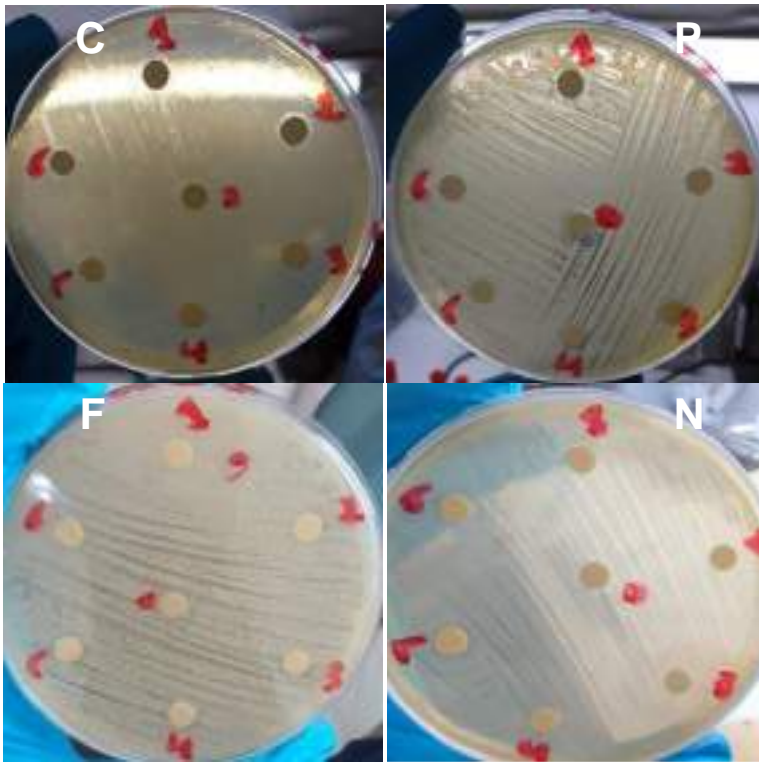
◀ النوى:

- لم تبد السلالة Proteus S - aureus, أي تأثير عند كل التراكيز.
- أظهرت السلالة E - coli تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عن التركيزين (50، 25) mg/ml تأثير بقطر تثبيط قدره 10mm و أظهرت مقاومة عند التركيز 100mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm و قطر تثبيط قدره 9mm لبقية التراكيز.
- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند التركيز 6.25mg/ml بقطر تثبيط قدره 7mm في حين تظهر تأثير عند التركيزين (100، 12.5) mg/ml. بقطر تثبيط قدره (14، 11) على الترتيب و قطر تثبيط قدره 10mm لبقية التراكيز.

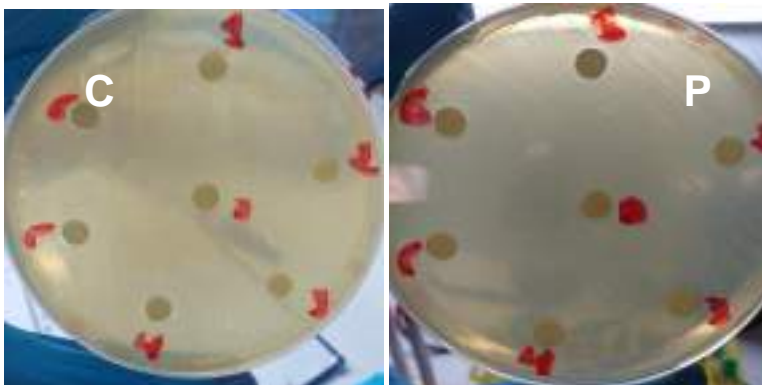
◀ الأوراق:

- لم تبدى السلالة Proteus S - aureus, أي تأثير عند كل التراكيز.
- أظهرت السلالة E - coli تأثير عند التركيز 6.25mg/ml بقطر تثبيط 10mm و قطر تثبيط قدره 8mm عند التركيز 25mg/ml في حين تظهر تأثير عند بقية التراكيز بقطر تثبيط قدره 9mm.
- لم تبد السلالة Streptococcus تأثير عند التركيز 100mg/ml في حين تبدى تأثير عند التركيز 50mg/ml بقطر تثبيط قدره 9mm وعند بقية التراكيز بقطر تثبيط 7mm.

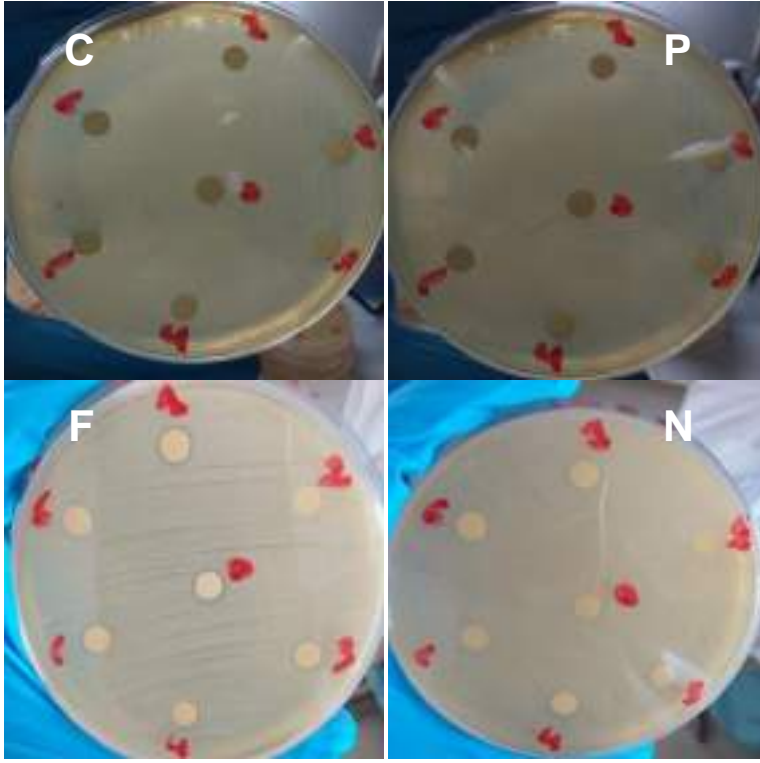
II-6-1-3 دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا لمستخلصات أسيتات الإيثيل:



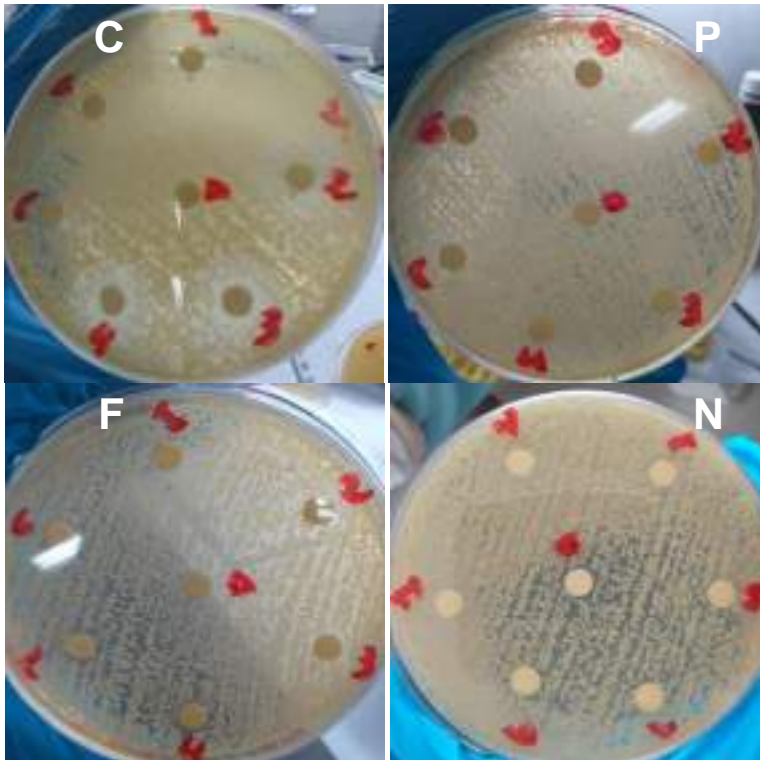
الشكل (II-20): الفعالية التثبيطية لمستخلصات أسيتات الإيثيل تجاه بكتيريا S - areus



الشكل (II-21): الفعالية التثبيطية لمستخلصات أسيتات الإيثيل اتجاه بكتيريا Proteus



الشكل (II-22): الفعالية التثبيطية لمستخلصات أسيتات الإيثيل اتجاه بكتيريا E - coli



الشكل (II-23): الفعالية التثبيطية لمستخلصات أسيتات الإيثيل تجاه بكتيريا Streptococcus

انطلاقاً من الأشكال (II-20)، (II-21)، (II-22) و (II-23) نقيس أقطار التثبيط ونسجلها في الجدول التالي:

مناقشة النتائج:

من النتائج المتحصل عليها والمدونة في الجدول (II-6) قطر منطقة تثبيط، نلاحظ مايلي:

◀ لب الثمرة:

- أظهرت السلالة S-aureus حساسية عند كل التراكيز بقطر تثبيط قدره 9mm عدا التركيز 3.125mg/ml ليس له تأثير.
- أظهرت السلالة Proteus حساسية عند كل التراكيز بقطر تثبيط قدره 9mm.
- أبدت السلالة E - coli حساسية عند كل التراكيز بقطر تثبيط قدره 10mm.
- لم تبد السلالة Streptococcus حساسية عند كل التراكيز.

◀ القشرة:

- أبدت السلالة S - aureus تأثير عند التركيزين 100، 12.5 mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm وأظهرت تأثير عند التركيز 50mg/ml بقطر تثبيط قدره 7mm أما بقية التراكيز ليس لها تأثير.
- أبدت السلالة Proteus مقاومة عند التركيزين 25، 12.5 mg/ml و تأثير عند التركيزين 100، 50 mg/ml بقطر تثبيط قدره 9، 10 mm على الترتيب أما بقية التركيزين ليس لها تأثير.
- أظهرت السلالة E - coli حساسية عند التركيز 3.125mg/ml بقطر تثبيط 11mm و قطر تثبيط قدره 10mm عند بقية التراكيز.
- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند التركيزين 100، 50 mg/ml بقطر تثبيط قدره 10mm و قطر تثبيط قدره 11mm عند التركيزين 25، 12.5 mg/ml أما بقية التركيزين ليس لها أي تأثير.

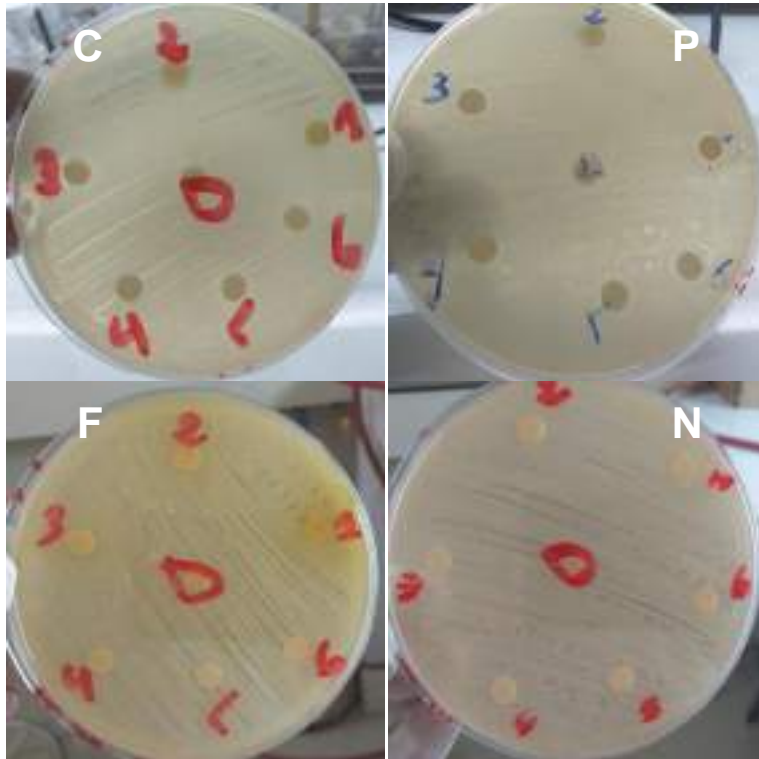
◀ النوى:

- أبدت السلالة S - aureus تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عن التركيزين 100، 12.5 mg/ml حساسية بقطر تثبيط قدره 10، 9 mm على الترتيب و أظهرت مقاومة عند التركيزين 50، 6.125 mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm كما أظهرت تأثير عند التركيز 25mg/ml بقطر تثبيط 7mm في حين لم تظهر أي تأثير عند التركيز 3.125mg/ml.
- أظهرت السلالة Proteus تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عن التركيزين 100، 12.5 mg/ml بقطر تثبيط قدره 11mm و قطر تثبيط قدره 8 mm عدا التركيز 100mg/ml كانت لها حساسية معدومة.
- أبدت السلالة E - coli حساسية عند كل التراكيز فأظهرت عن التركيزين 25، 3.125 mg/ml حساسية بقطر تثبيط قدره 9mm و قطر تثبيط قدره 10، 9 mm عند التركيزين 50، 25 mg/ml على التوالي بقطر تثبيط قدره 10mm عند بقية التراكيز.
- لم تبد السلالة Streptococcus أي تأثير عند كل التراكيز.

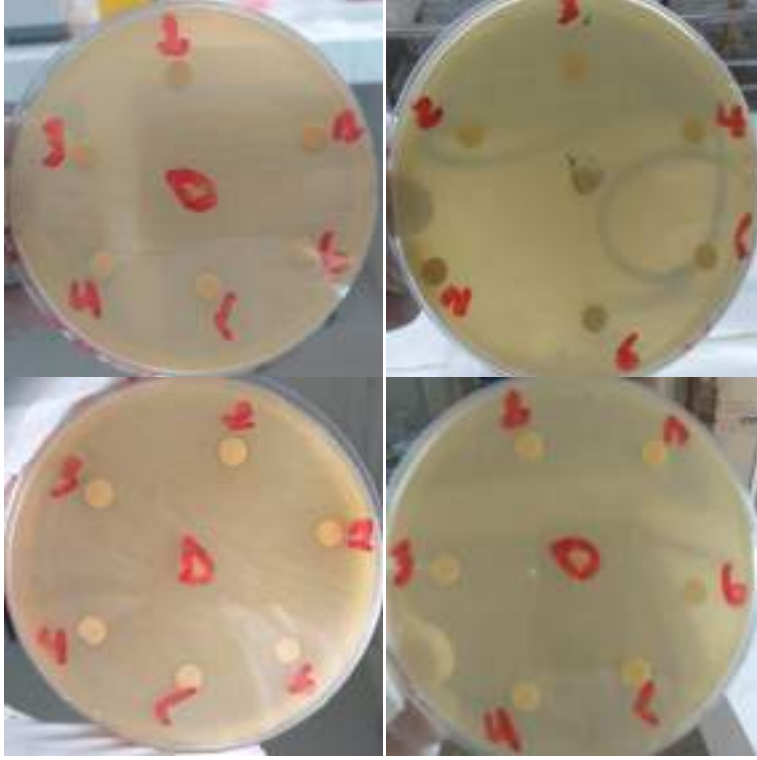
◀ الأوراق:

- أظهرت S - aureus لم تبدي أي تأثير عند كل التراكيز عدا التركيز 25 mg/ml كان لها تأثير بقطر تثبيط قدره 7mm.
- أبدت السلالة Proteus تأثير عند التركيز 12.5mg/ml بقطر تثبيط قدره 9mm و عند التركيز mg/ml 6.25 كما كان لها تأثير عند بقية التراكيز بقطر تثبيط قدره 9mm.
- أظهرت السلالة E - coli تأثير عند كل التراكيز بقطر تثبيط 9mm.
- أبدت السلالة Streptococcus حساسية عند التركيز 25mg/ml وبقدر تثبيط 7mm في حين تكون لها تأثير عند التركيزين (6.25 ، 12.5)mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm و تكون وليس لها أي عند بقية التراكيز.

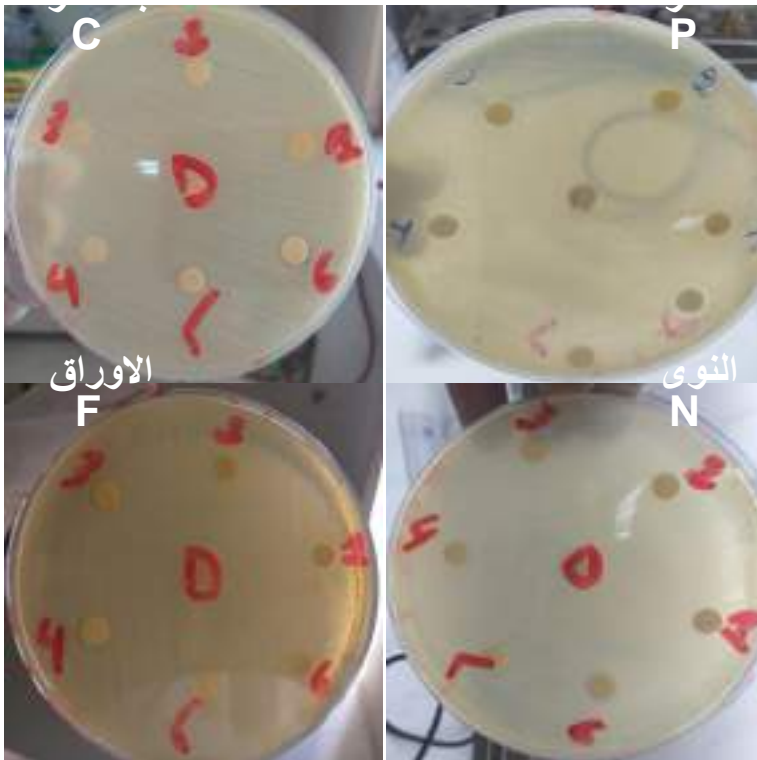
II - 1-6 - 4 دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا لمستخلصاتالبيتانول النظامي:



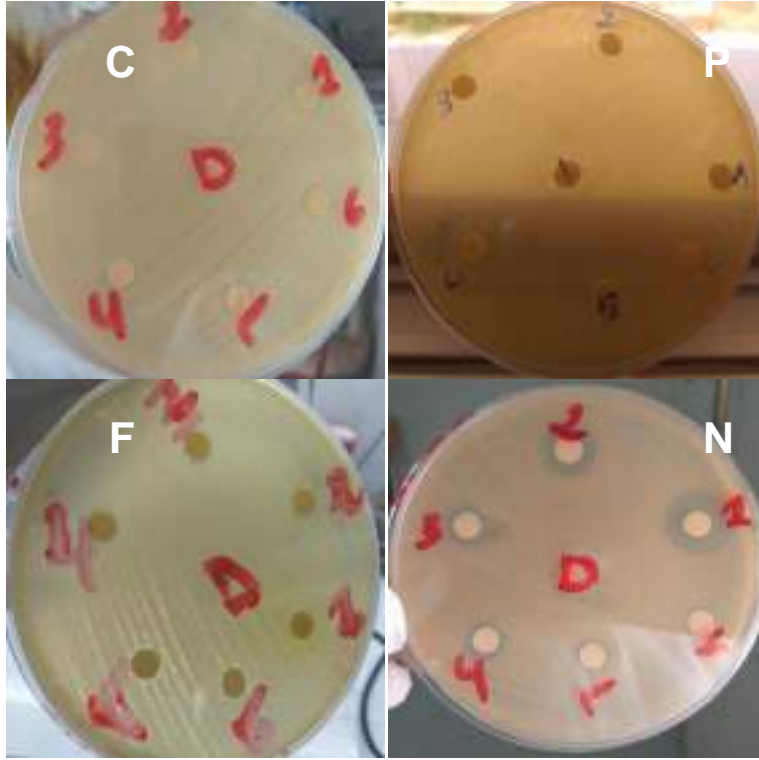
الشكل (II-24): الفعالية التثبيطية لمستخلصات البيتانول النظامي اتجاه بكتيريا S - aureus



الشكل (II-25): الفعالية التثبيطية لمستخلصات البيتانول النظامياتجاه بكتيريا Proteus



الشكل (II-26): الفعالية التثبيطية لمستخلصات البيتانول النظامياتجاه بكتيريا E – coli



الشكل (II-27): الفعالية التثبيطية لمستخلصات البيتانول النظامياتجاه بكتيريا Streptococcus

انطلاقا من الأشكال (II-24)، (II-25)، (II-26) و (II-27) نقيس أقطار التثبيط ونسجلها في الجدول التالي:

جدول (II-7): معدلات أقطار التثبيط لمستخلصات البيتانول العادي تجاه السلالات البكتيرية

قطر التثبيط اتجاه كل سلالة بكتيرية - (mm)				التركيز (mg/ml)	الصف	نوع المستخلص
Streptococcus	E - coli	Proteus	S - aureus			
7	0	0	0	100	القشرة	البيتانول النظامي
8	0	8	0	50		
7	0	8	0	25		
7	0	0	0	12.5		
8	8	10	0	6.25		
7	7	0	0	3.125		
9	9	0	10	100	لب الثمرة	
9	10	0	9	50		
11	13	8	9	25		
14	10	9	12	12.5		
8	10	9	11	6.25		
9	10	9	11	3.125	النوى	
20	8	0	0	100		
15	10	8	0	50		

15	9	9	0	25	الأوراق
11	8	8	0	12.5	
10	8	8	8	6.25	
10	9	9	8	3.125	
0	0	0	0	100	
9	0	7	0	50	
7	7	7	7	25	
7	7	9	0	12.5	
7	0	7	0	6.25	
7	0	7	0	3.125	

مناقشة النتائج:

من النتائج المتحصل عليها والمدونة في الجدول (II - 7) قطر منطقة تثبيط، نلاحظ مايلي:

◀ لب الثمرة:

- لم تبد السلالة S - aureus أي تأثير عند كل التراكيز.
- أظهرت السلالة Proteus تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عن التراكيز بين (100، 12.5)mg/ml بقطر تثبيط قدره (10، 12) mm على الترتيب وللتراكيز بين (50، 25)mg/ml بقطر تثبيط قدره 9mm و قطر تثبيط قدره 11mm لبقية التراكيز.
- أبدت السلالة E - coli تأثير عند التراكيز بين (100، 25)mg/ml بقطر تثبيط قدره (9، 13) mm و 10mm عند بقية التراكيز.

- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عن التراكيز (25، 12.5، 6.25)mg/ml بقطر تثبيط قدره (11، 14، 8) mm على الترتيب و قطر تثبيط قدره 9mm لبقية التراكيز.

◀ القشرة:

- لم تبد السلالة S - aureus أي تأثير عند كل التراكيز.
- أبدت السلالة Proteus تأثير عند التركيز 6.25mg/ml بقطر تثبيط قدره 10mm و أظهرت تأثير عند التركيز بين (50، 6.25)mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm أما بقية التراكيز ليس لها تأثير.
- أظهرت السلالة E - coli تأثير عند التركيز 6.25mg/ml بقطر تثبيط 8mm وعند تركيز 3.25mg/ml كانت حساسية ضعيفة بقطر تثبيط قدره 7mm أما بقية التراكيز ليس لها أي تأثير.
- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند التراكيز بين (50، 6.25)mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm وحساسية ضعيفة عند بقية التراكيز بقطر تثبيط 10mm.

◀ النوى:

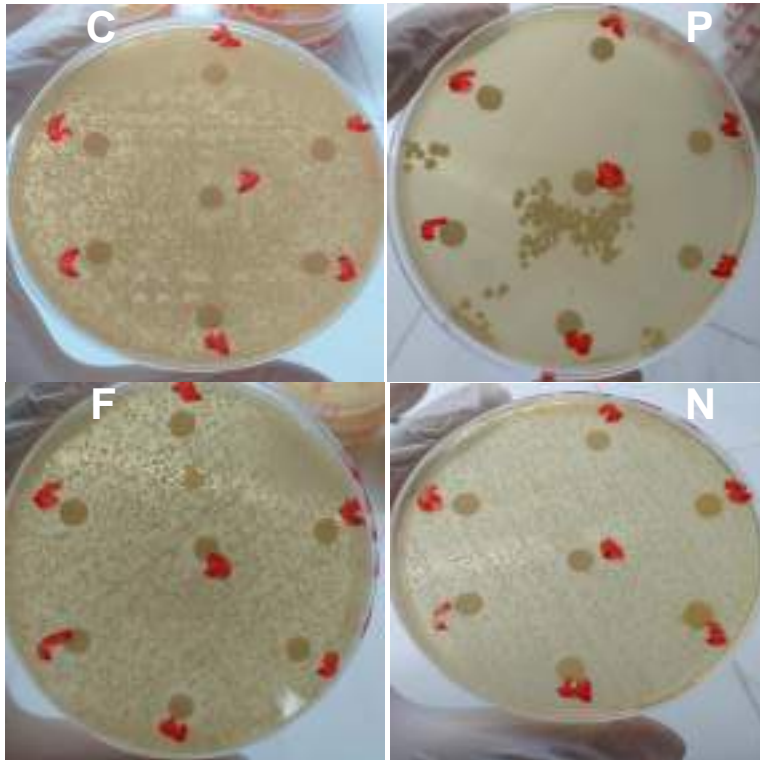
- لم تبد السلالة S - aureus أي تأثير عند كل التراكيز عدا التراكيز بين (6.25، 3.125) mg/ml كانت تأثير بقطر تثبيط قدره 8 mm.
- أظهرت السلالة Proteus تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عن التراكيز بين (25، 3.125)mg/ml حساسية بقطر تثبيط قدره 9mm و أظهرت تأثير عند بقية التراكيز بقطر تثبيط قدره 8 mm عدا التركيز 100mg/ml ليس لها أي تأثير.

- أبدت السلالة E - coli تأثير عند كل التراكيز فأظهرت عن التركيزين (25، 3.125) mg/ml حساسية بقطر تثبيط قدره 9mm و قطر تثبيط قدره 10mm عند التركيز 50mg/ml وأظهرت تأثير عند بقية التراكيز.
- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند التركيز 12.5mg/ml بقطر تثبيط قدره 11mm و قطر تثبيط قدره 10mm في حين تظهر تأثير عند تركيز 100mg/ml بقطر تثبيط قدره 20mm و قطر تثبيط قدره 15mm عن التركيزين (25، 50) mg/ml.

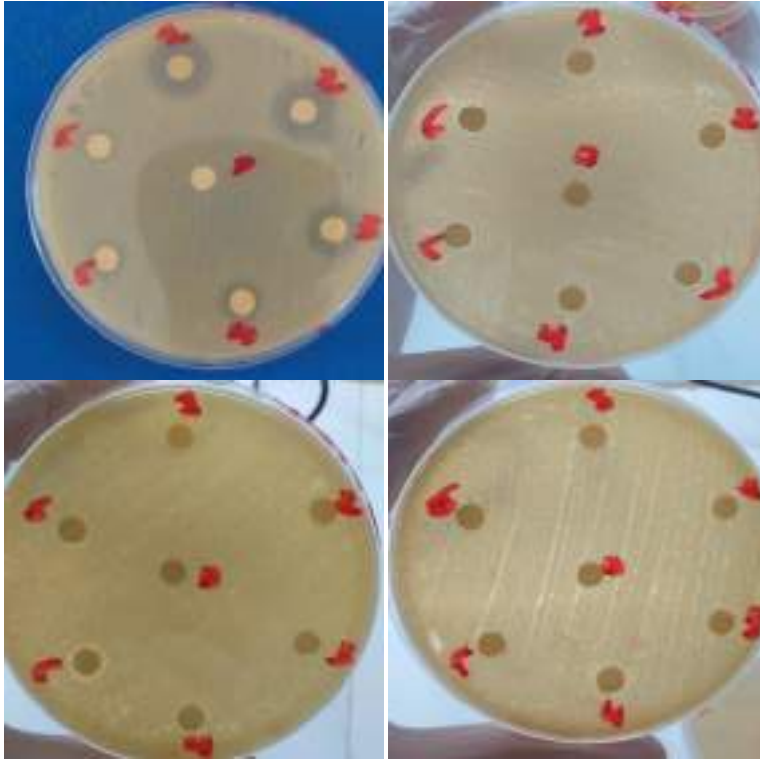
◀ الأوراق:

- السلالة البكتيرية S - aureus لم تبد أي حساسية عند كل التراكيز عدا التركيز 25mg/ml كانت لها تأثير ضعيفة بقطر تثبيط قدره 7mm.
- أبدت السلالة Proteus تأثير عند التركيز 12.5mg/ml بقطر تثبيط قدره 9mm و عند بقية التراكيز باستثناء التركيز 100mg/ml كانت لها حساسية معدومة.
- أظهرت السلالة E - coli تأثير عند التركيزين (25، 12.5) mg/ml بقطر تثبيط 7mm ولم تبد أي تأثير عند بقية التراكيز.
- لم تبد السلالة Streptococcus حساسية عند التركيز 100mg/ml في حين تبدي تأثير عند التركيز mg/ml 50 بقطر تثبيط قدره 9mm و حساسية ضعيفة عند بقية التراكيز وبقدر تثبيط 7mm.

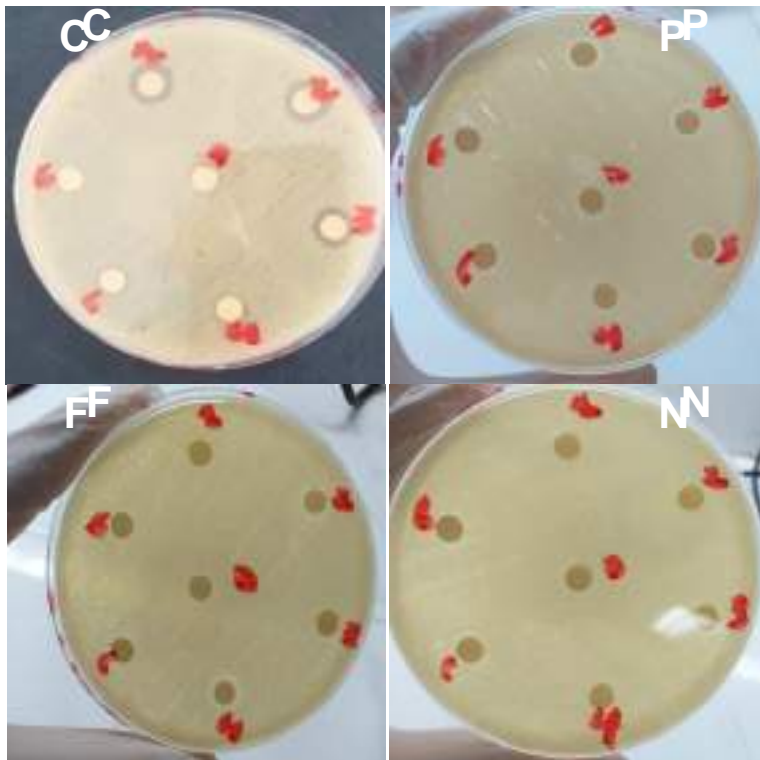
II-6-1-5 دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا للمستخلصات المائية:



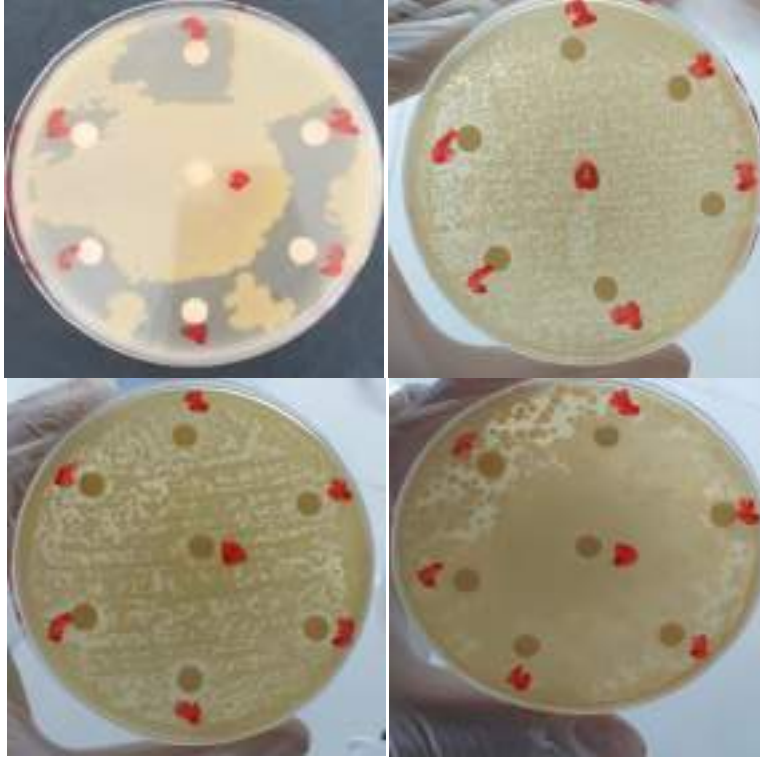
الشكل (II-28): الفعالية التثبيطية للمستخلصات المائية اتجاه بكتيريا aureus - s



الشكل (II-29): الفعالية التثبيطية للمستخلصات المائية تجاه بكتيريا Proteus



الشكل (II-30): الفعالية التثبيطية للمستخلصات المائية اتجاه بكتيريا E - coli



الشكل (II-31): الفعالية التثبيطية للمستخلصات المائية اتجاه بكتيريا Streptococcus

انطلاقاً من الأشكال (II-28)، (II-29)، (II-30) و (II-31) نقيس أقطار التثبيط ونسجلها في الجدول التالي:

جدول (II-8): معدلات أقطار التثبيط لمستخلصات المائية تجاه السلالات البكتيرية

قطر التثبيط اتجاه كل سلالة بكتيرية (mm)				التركيز (mg/ml)	الأجزاء	نوع المستخلص
Streptococcus	E – coli	Proteus	s – aureus			
9	9	9	0	100	لب الثمرة	المائي
7	9	9	0	50		
8	9	9	0	25		
9	8	8	0	12.5		
9	7	7	0	6.25		
8	0	0	0	3.125		
24	12	18	0	100	القشرة	
22	12	16	0	50		
20	11	14	0	25		
20	10	10	0	12.5		
19	8	9	0	6.25		
10	7	7	0	3.125		
0	10	0	0	100		

0	8	0	0	50	النوى
0	8	0	0	25	
0	8	0	0	12.5	
0	8	0	0	6.25	
0	8	0	0	3.125	
0	0	0	0	100	الأوراق
0	9	0	0	50	
10	0	0	0	25	
9	10	7	11	12.5	
9	0	10	0	6.25	
9	0	0	0	3.125	

مناقشة النتائج:

من النتائج المتحصل عليها والمدونة في الجدول (II-8) قطر منطقة تثبيط، نلاحظ مايلي:

◀ لب الثمرة:

- السلالة البكتيرية S - aureus لم تبد أي تأثير عند كل التراكيز.
- لم تبد السلالتين Proteus و E- coli حساسية عند التركيز 3.125mg/ml بينما كان لها تأثير عند تركيز 6.25) mg/ml بقطر تثبيط قدره 7mm أما في التركيز 12.5mg/ml بقطر تثبيط 8mm أما في بقية التراكيز كانت لها حساسية بقطر تثبيط قدره 9mm.
- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند التراكيز (6.25، 100، 12.5)mg/ml بقطر تثبيط قدره 9mm عند التركيزين (3.125، 25.5)mg/ml بقطر تثبيط قدره 8mm وعند التركيز 50mg/ml بقطر تثبيط 7mm.

◀ القشرة:

- السلالة البكتيرية S - aureus لم تبد أي تأثير عند كل التراكيز.
- أبدت السلالة Proteus تأثير عند التركيزين (50، 100)mg/ml بقطر تثبيط قدره (16، 18) mm على الترتيب و أظهرت تأثير عند التراكيز (6.25، 12.5، 25)mg/ml بقطر تثبيط قدره (9، 10، 14) mm أما في التركيز 3.125mg/ml كان لها تأثير بقطر تثبيط 7mm.
- أظهرت السلالة E - coli تأثير عند التركيزين (50، 100)mg/ml بقطر تثبيط 12mm وبقطر تثبيط قدره (10، 11) mm عند التركيزين (12.5، 25)mg/ml على التوالي كما أظهرت تأثير عند التركيز 6.25mg/ml بقطر تثبيط 8mm.
- أبدت السلالة Streptococcus تأثير عند التركيزين (50، 100)mg/ml بقطر تثبيط قدره (24، 22) وبقطر تثبيط 20mm للتركيزين (12.5، 25)mg/ml أما عند التركيز 6.25mg/ml كانت لها تأثير بقطر تثبيط قدره 19mm و بقطر تثبيط 10mm عند التركيز 3.125mg/ml.

◀ النوى:

- السلالات البكتيرية Proteus، S - aureus و Streptococcus لم تُبدي أي تأثير عند كل التراكيز.
- أبدت السلالة E - coli تأثير عند التركيز 100mg/ml بقطر تثبيط 10mm و عند التركيز 3.125mg/ml بقطر تثبيط قدره 7mm بنما في بقية التراكيز كان التأثير بقطر تثبيط 8mm.

◀ الأوراق:

- السلالة البكتيرية aureus - S لم تبد أي تأثير عند كل التراكيز عدا التركيز 12.5mg/ml.
- أبدت السلالة Proteus تأثير عند التركيز 6.25mg/ml بقطر تثبيط قدره 10mm وأظهرت تأثير عند التركيز 12.5mg/ml بقطر تثبيط قدره 7mm ولم تظهر أي تأثير في بقية التراكيز.
- أظهرت السلالة E - coli تأثير عند التركيزين (12.5، 50)mg/ml بقطر تثبيط (9، 10) mm ولم تُبدت تأثير عند بقية التراكيز.
- لم تبد السلالة Streptococcus تأثير عند التركيزين (50، 100)mg/ml في حين تُبدت تأثير عند التراكيز 25mg/ml بقطر تثبيط قدره 10mm وبقدر تثبيط 9mm عند بقية التراكيز.

وأخيرا يمكننا استنتاج من خلال النتائج أن المستخلص المائي للقشرة له فعالية عالية ضد السلالات البكتيرية التالية وهذا ما يتوافق مع نتائج [82]. كما بينت دراسات سابقة أن هذا النبات يحتوي على فعالية مضادة للجراثيم والذي يمكن استخدامه في العديد من الأمراض التي أعطت نتائج جيدة مع بكتيريا موجبة وسالبة الغرام [82].

❖ تفسير النتائج:

- بعض السلالات البكتيرية لم تعطي أي نتيجة، فإما أن تكون المركبات الفعالة موجودة بكميات غير كافية في المستخلصات الخام أو أنها تحوي مركبات فعالة بكميات عالية ومكونات أخرى تظهر تأثيرات مضادة (antagonistic) للتأثير الإيجابي للعوامل الفعالة بيولوجيا، أو قد تكون المستخلصات فعالة ضد أنواع جرثومية أخرى غير مستخدمة في الدراسة الحالية¹¹. فقد أثبت من خلال الفحص الكيميائي للمركبات احتواء النبتة على الكربوهيدرات، هذه الأخيرة تعد وسط ملائم لنمو البكتيريا وهذا ما يوافق الفرضية الثانية. والبعض الآخر أعطى تأثير تجاه المستخلصات لكن تختلف من جزء إلى آخر ومن سلالة إلى أخرى موضحة في الأشكال السابقة وهذا ما يفسر احتواء المستخلصات على مواد لها القدرة في تثبيط الأحياء المجهرية وهذا ما يتوافق مع دراسات سابقة والتي أوضحت أن هذا التثبيط يعود إلى وجود مواد فعالة جعلت هذه المستخلصات ذات فعالية تجاه الأحياء المجهرية [83]، وأختلاف تأثير هذه النواتج الأيضية الثانوية في التأثير يعود إلى اختلاف أنواع هذه المواد الفعالة وكمياتها [84]، وهذا ما يوافق مقمعتنا لجانكشاف الكيمياء النباتية بوجود بعض هذه المواد (الفينولات والفلافونيدات) في أجزاء النبتة.

II-6-2 تحديد أدنى تركيز للتثبيط (MIC Minimal inhibitory concentration)

أما فيما يخص قيم MIC نلاحظ أنها تختلف من مستخلص إلى آخر فقد أتت النتائج على النحو التالي:

الجدول (II-9): قيم MIC للمستخلصات إيثر البترول مع قطر التثبيط تجاه السلالات البكتيرية المستخدمة في الدراسة

قطر التثبيط اتجاه كل سلالة بكتيرية (mm)				MIC (mg/ml)	الأجزاء	نوع المستخلص
Streptococcus	E - coli	Proteus	S - aureus			
-	-	-	-	50	لب	إيثر البترول
8	-	-	-	25	الثمرة	

-	-	-	8	12.5	القشرة
-	9	9	-	6.25	
-	-	7	-	100	
-	-	-	-	50	
-	-	-	7	25	
7	-	-	-	12.5	
-	7	-	-	6.25	
-	7	-	-	50	
10	-	-	-	12.5	النوى
-	-	8	7	6.25	الأوراق

خلاصة عامة

خلاصة عامة

تعد الجزائر من البلدان الغنية بالنباتات الطبية، لكن رغم التنوع في الغطاء النباتي إلا أنه غير مستغل بشكل جيد بسبب عدم الاهتمام بتطوير هذا الجانب، إضافة إلى قلة الوعي المنتشر عند معظم الناس بفوائد هذه النباتات الطبية، ونظرا لأهمية الغطاء النباتي وما يوجد في نباتاته من مواد فعالة، قمنا بدراسة فيتو كيميائية لنبات طبي ينتمي لعائلة Zygophyllaceae.

حيث تم الكشف الكيميائي للمركبات الفعالة وأظهرت النتائج أن مختلف أجزاء الثمرة (لب الثمرة، قشرة، نوى) والأوراق تحتوي على معظم هذه المواد الفعالة من بينها الصابونيين، الكربوهيدرات، الفلافونيدات، الكينونات والكومارينات وغيرها من المواد.

تم فصل المركبات باستعمال كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة CCM وهذه الأخيرة أثبتت احتواء الثمار والأوراق على العديد من المركبات الكيميائية.

من خلال نتائج التقدير الكمي أثبت احتواء المستخلص البيتانولي للأجزاء المدروسة أعلى كمية للفينولات الكلية (القشرة 432.939mgGAE/g)، الفلافونيدات الكلية (الأوراق 92.082mg QE/g)، التانينات الكلية (mg 112.190/CE/g).

قدرت الفعالية المضادة للأكسدة للمستخلصات كمضادات أكسدة طبيعية باستعمال إختبار فوسفات موليبدات تبين أن المستخلصات المدروسة ذات فعالية في إرجاع الموليبدات وكانت أعلى قيمة لمستخلص بيتانول القشرة بقيمة 707.79mM.

كما قدرت الفعالية المضادة للبكتيريا للمستخلصات حيث اختبرنا حساسية أربعة سلالات بكتيرية (S - aureus, Proteus, E- coli, Streptococcus) حيث أظهرت النتائج حساسية اتجاه جميع المستخلصات بنسب مختلفة فكان أكبر قطر 24mm بالنسبة للمستخلص المائي للقشرة عند تركيز 100mg/ml.

بناء على هذه النتائج يمكن اعتبار المستخلصات المدروسة لثمار وأوراق النبات المدروس غنية نوعا ما بالمركبات المضادة للأكسدة، في حين تمتلك معظم الأجزاء نشاوية مضادة للبكتيريا.

المراجع

أولاً: المراجع باللغة العربية

- [1] سؤدد أسامة الخطيب. تأثير المستخلص المائيل للشاي الأحمر (*Hibiscus sabdariffa L*) على معايير الدموية والكرب التأكسدي في ذكور الأرانب البيضاء (*Oryctolagus cuniculus*). المجلة العراقية للعلوم. 2015. 25. 4. 3375 - 3370.
- [2] علي صادق محمد وآخرون. الكشف عن المركبات الكيميائية والتنقية الجزئية للفلويدات في مستخلصات (ثمار، أوراق و أوراق) نبات عنب الذيب (*Solanum nigrum*). المجلة العراقية للعلوم . 2009 . 3. 303 - 314.
- [3] مخلوف الهاني. دراسة فيتو كيميائية لنوعين من النباتات الطبية ذات الأصل الجزائري من العائلة الخيمية معدرة أفعاليتها البيولوجية (*Reutera lutea (Apiaceae) Daucus aureus (Apiaceae)*). شهادة دكتوراه. جامعة قسنطينة 1. 1. 2014.
- [6] محمد السيد هيكل. عبد الله عبد الرزاق. النباتات الطبية والعطرية كيميائها - إنتاجها - فوائدها. منشأة المعارف. الإسكندرية. 25.
- [7] بوخنتي حبيبة. النباتات الطبية المتداولة في المنطقة الشمالية لولاية سطيف دراسة تشريحية لنوعين من جنس *Mentha* والنشاطية ضد البكتيريا لزيوتها الأساسية. مذكرة ماجستير. جامعة فرحات عباس سطيف 2010. 5.
- [8] عنانة أمينة. مساهمة في الدراسة والفعالية ضد البكتيرية عند نبات النعناع البري. مذكرة الماجستير. جامعة العربي بن مهيدي أم البواقي. 2014/2013.
- [9] سليمان محمد العليمات. كيمياء النواتج الطبيعية (الفلويدات). الطبعة الأولى. دار مجدلاوي. عمان. 2014. 15-17.
- [10] شبعات الياقوت. دراسة كيميائية نباتية وتقييم ميكروبيولوجي لنوعين من النباتات الطبية الصحراوية: *et Ephedra alata – Ephedraceae - (Alinda) Zizyphus (mauritiana, lotus) - Ramnaceae - (Sedra)*. أطروحة دكتوراه. جامعة قاصدي مرباح. ورقلة. 2014.
- [12] تركي بن سعود بن محمد السعود. النباتات السامة. مجلة الملك عبد العزيز للعلوم والتقنية. 2015. 59. 115.
- [14] جاسم محمد جندل. كيمياء الأغذية الجزء الثاني. الطبعة الأولى. دار البداية. عمان. 2015. 247.
- [15] علي عبد الهادي موهود السوداني تقويم كفاءة بعض المستخلصات النباتية الخام في نمو فطريات الخزن لحبوب الحنطة في مخازن الديوانية. مذكرة ماجستير. جامعة القادسية. 2005.
- [16] ربيع عبد الكريم. تقدير المحتوى الفينولي والفعالية المضادة للأوكسدة لمنتجات النحل في الجزائر بالطرق الكهروكيميائية. شهادة دكتوراه. جامعة قاصدي مرباح. ورقلة. 2016. 86.
- [20] محمد عبد الجليل مسعود. كيمياء المنتجات الطبيعية منتجات نباتية. ميكروبية وحيوانية. الطبعة الأولى. دار الفكر. المملكة الأردنية الهاشمية - عمان. 2008. 57.
- [23] حميدي نور الدين. الدراسة الفيتو كيميائية والتقييم البيولوجي للفاقونيا لونجيسبينا نبات من الجنوب الغربي للجزائر. أطروحة الدكتوراه. جامعة أبي بكر بلقايد. 2015/2014.
- [24] الحسيني. م وتهاني المهدي. النباتات الطبية - زراعتها - مكوناتها - استخداماتها العلاجية. مكتبة ابن سينا. 2009. 130 - 132.

- [25] العابد إبراهيم. دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا والمضادة للأكسدة لمستخلص القلويدات الخام لنبات الضمران. شهادة ماجستير. جامعة قاصدي مرباح. ورقلة. 2009.
- [26] طارق بوديار. فصل وتحديد نواتج الأيض الثانوي ودراسة الفعالية المضادة للأكسدة لنباتة *Euphorbia guyaniana*. مذكرة ماجستير. جامعة منتوري. قسنطينة. 2008. 22.
- [27] بومعروف منال حرم جندي. فصل وتحديد منتجات الأيض الثانوي للفلافونيدي. مذكرة ماجستير. جامعة قسنطينة. 2007.
- [29] ميثاق الجبر. بحث وتحديد نواتج الأيض الثانوي نبات القات. أطروحة دكتوراه. جامعة منتوري. قسنطينة. 2010.
- [30] علاوي مسعودة. الدراسة الفيتو كيميائية والتقييم الميكروبيولوجي لنباتتين من الفصيلة الرمامية تستعملان في الطب التقليدي الصحراوي: *Haloxylon scoparium Pomel (Remth) Traganum nudatum (Thamran)*. رسالة دكتوراه. جامعة قاصدي مرباح. ورقلة. 2015. 6.
- [31] محمد الأخضر بالفار. المساهمة في القدرة المضادة للأكسدة جنوب الجزائر بالطرق الكيميائية والكهرو كيميائية. جامعة قاصدي مرباح. ورقلة. 2015/ 2016.
- [32] شروانة سهيلة. فصل وتحديد منتجات الأيض الثانوي للفلافونيد للنباتة *Lycium arabicum*. شهادة ماجستير. جامعة منتوري. قسنطينة. 2007.
- [37] الشحات نصر أبو زيد. الطب التكميلي بالعلاج العشبي للنباتات الطبية والعطرية. دار الكتب العلمية. عابدين. القاهرة.
- [38] سمير إسماعيل لولو. القاموس الجديد للنباتات الطبية. الطبعة الأولى. دار المنارة للنشر والتوزيع. 1420هـ - 1999م.
- [46] عبد العزيز محمد خلف الله. النباتات الطبية والعطرية و السامة في الوطن العربي. دار مصر. جامعة الدول العربية المنظمة العربية للتنمية الزراعية. الخرطوم. 1988. 82.
- [47] وائل أبو عبد الله أكساد. أطلس النباتات الطبية والعطرية في الوطن العربي. جامعة الدول العربية. دمشق. 2012.
- [48] خطاب عبد الكريم. فصل وتحديد نواتج الأيض الثانوي ودراسة الفعالية المضادة للأكسدة لنباتة *Salsola tetragona Del. (Chenopodiaceae)*. مذكرة ماجستير. جامعة منتوري. قسنطينة. 2011.
- [49] غيابة زينب حر مولاوي. دراسة تحليلية لليبيدات وفينولات ومكونات أخرى لبعض أصناف نخيل تمر المحلية. رسالة دكتوراه. جامعة قاصدي مرباح. ورقلة. 2015.
- [50] أحمد جاسم عبيد. مضادات الأكسدة. شهادة البكالوريوس. جامعة القادسية. 2017.
- [51] محمد بو عبد الله سعاد. دراسة بعض التأثيرات البيولوجية لمستخلص نباتات الشاي الأخضر *Camellia Sinensis* على النشاط المضاد للأكسدة والنشاط المضاد للبكتيريا. شهادة ماجستير. جامعة منتوري. قسنطينة. 2011. 32.

- [54] بالفار أسيا. دراسة الفعالية المضادة للأكسدة وللبيكتيريا وللتناكل للمستخلصات الفينولية لنبات *Limoniastrum guyonianum*(Dur) . رسالة دكتوراه. جامعة قاصدي مرباح. ورقلة. 2018. 20-21 .
- [56] بابا عربي إلياس. تحضير بعض أملاح الفوسفونيوم ودراسة فعاليتها البيولوجيا على بعض أنواع البكتيريا عند مزجها مع بنيسيلين v . مذكرة ماجستير. ورقلة. جامعة قاصدي مرباح. 2009.
- [58] د.م.ع.، معارج . وارثة الأحياء الدقيقة . شركة الشهاب. 1995. ص 18 - 20 .
- [61] أ.د. محمود محمد جبر. أساسيات علم النبات العام الشكل الظاهري والتركيب التشريحي - تقسيم المملكة النباتية وظائف أعضاء النبات. الطبعة الأولى. دار الفكر العربي. القاهرة 2001. 249.
- [62] محمود محمد جبر، إسماعيل محمد كامل، عفت فهمي شبانة، مراجعة عبده قبية. أساسيات علم النبات العام الشكل الظاهري والتركيب التشريحي - تقسيم المملكة النباتية وظائف و أعضاء النبات. القاهرة. دار الفكر العربي. الطبعة الأولى. 2001.
- [63] د. نظمي خليل أبو العصى موسى وآخرون . الكائنات الحية الدقيقة المسار العلمي - المرحلة الثانوية. الطبعة 2 . 2001 . 29.
- [73] إراتني نجاة. دراسة التأثير المضاد للبكتيريا والمضادة للأكسدة للمستخلصات *Punica granatum* و *artemisia herba alba* وأنواع *Quercus* وبعض المركبات الفينولية . مذكرة ماجستير. 2008. 41
- [74] محمد فرج المرجاني. المضادات الحيوية. كلية الطب. مدينة الملك فهد الطبية. 2009.
- [75] بن ساسي شيماء. تقييم الفعالية المضادة للأكسدة والمضادة للبكتيريا للمركبات الفينولية لبعض أصناف التمور من منطقة وادي ريغ بطرق مختلفة. رسالة دكتوراه. جامعة قاصدي مرباح. ورقلة. 2018.
- [77] عباس بن مرعاش. دراسة نواتج الأيض الثانوي للفلافونويدو الفعالية المضادة للأكسدة للنبات *Convolvulus supinus* (Coss. & Kral. (Convolvulaceae). مذكرة ماجستير. جامعة منتوري. قسنطينة. 2012/2011.

ثانيا: المراجع باللغة الأجنبية

- [4] Mrinal . NavjeetSingh . A review on pharmacological aspects of *holarrhena antidysenterica* .Jornal of pharmacy (SAJP).2018 . 7(12) .488-492.

[5]Zeghad Nadia.*Etude du contenu polyphénolique de deux plantes médicinales d'intérêt économique (Thymus vulgaris, Rosmarinus officinalis) et évaluation de leur activité antibactérienne.*Mémoire de magister). Université Mentouri Constantine..2008/2009.4.

[11] Smara ouanissa. *Etude d'une plante médicinale le faut poivrier-Schinus molle.* Thèse de magister. Université Badji Mokhtar. Annaba.1999.

[13]Smara ouanissa. *Etude chimique et ethnobotanique d'Euphorbia guyoniana Bois.&Reut.* Thèse de doctorat. Université Badji Mokhtar. Annaba.2014.

[17]M . Eskandar and H .Somayeh .*Saponin:Properties, Methods of Evaluation and Applications. Article. Annual Research & Review in Biology 5(3): 2015.207-220.*

[18]D.Noùrel_houda and al. *toxicity evaluation and effect on the development of a plant extract; the saponin; on the domestic mosquito; culex pipens. International .journal of mosquito research.*2018.(1) . 1- 55.

[19]A.Estrada et al . *isolation and evaluation of immunological adjuvant activities of saponins from polygala senega L. comparative Immunology microbiology and Infectious diseases.* 2000. 23. 27-43.

[21] B. D. Ribeiro and al .*application of foam column as greentechnology for concentration of saponins from sisal (Agave sisalana) and juá (Ziziphus joazeiro).*Journal of Chemical Engineering. 2013. 30. 701 - 709.

[22] F Ahmad • G Danny. *Saponins and their role in biological processes in plants.*Phytochem Rev. 2013. 12: 877-893

[28]J.Brunetion. *pharmacognosie. phytochimie plantes médicinales .*4ed.2009.

[33]l.aofe et al.*studies on coumarins and coumarin – retermine their therapeutic role in th4vatement of concer.currentphamaceutical design.*2004.10.3794-3811

[34]M.Bassimbè Sagna et al . *Balanites aegyptiaca (L) Delile : gographical distribution and ethnobotanical Knowledge by local populations in the Ferlo (north Senegal).*Biotechnol. Agron. Soc. Environ. 2014. 18(4).

[35]A.Tesfaye .*Balanites (Balanite aegyptiaca) Del., Multipurpose Tree a Prospective Review.*Modern Chemistry and Applied Science. 2015 .2(3).189.

[36]Chothani, et al. *phytochemical constituents, traditional uses, and pharmacological activity .* Pharmacognosy Reviews .2011. 5.55-62

- [39] A. Saed et al. Medicinal properties: an overview. *Global journal of pharmacology*. 2018. 12(1). 1-12.
- [40] Zeev Wiesman, Bishnu P. Chapagain. *Larvicidal activity* 2006. 77. 420–424.
- [41] E. Speroni et al. *Anti-inflammatory, anti-nociceptive an.* *Journal of ethnopharmacology*. 2005. 98. 117-125.
- a valuable medicinal tree.* *New forests*. 2009. 37. 53-62.
- [43] Department of Pharmacognosy. Pioneer Degree Pharmacy College, Vadodara, Gujarat, 1 Sun Pharma Advanced Research Company (SPARC Ltd.) Baroda, Gujarat. A review on, and pharmacological activity India. Submitted: 20-08-2010.
- [44] A. Saed et al. Phytochemistry and pharmaceutical evaluation: an overview. *Journal of experimental biology and agricultural sciences*. 2018. 6(3). 453 – 465.
- [45] A. Brahim et al. *Utilités socioéconomiques et culturelles chez les populations locales de la région du ouddai au Tchad*. *Journal of applied biosciences*. 2017. 111. 1854 – 1866.
- [52] Trabsahayat. *Activité antioxydante et anti-inflammatoire des fractions des plantes médicinales : Sedum sediforme et Lycium arabicum*. Diplôme de doctorat. Université Ferhat Abbas. Sétif 1. 2015. 21.
- [53] Bayala Bagora. *Etude des propriétés anti-oxydantes, anti-inflammatoires, anti-prolifératives et anti-migratoires des huiles essentielles de quelques plantes médicinales du Burkina Faso sur des lignées cellulaires du cancer de la prostate et de glioblastomes*. U.R.R. Sciences et Technologies. Université Blaise Pascal. 2014.
- [55] Kahlouche-Riachifoulla. *Evaluation chimique et activité antibactérienne de quelques plantes médicinales d'Algérie*. Thèse de doctorat. Université de Constantine 1. 2014.
- [57] G. Muriel et al. *Encyclopedia of Astrobiology* 2ed. 2015: Springer-Verlag Berlin Heidelberg.
- [59] Zoghdisaad. *Identification de plantes épuratrices locales et leur utilisation dans l'épuration des eaux usées de la région d'El Oued*. Université Kasdi Merbah. Ouargla. 2017.
- [60] D.L. EMILE Pr., BURDIN Jean-Claude, *Les Bactéries*. 1973, Paris. p. 11-14 64C. P. *Interpretative reading of antimicrobial susceptibility testes*. *ASM News*, 1992. 58: p. 368-375.

- [65]G. Muriel, M. I. William, A. Ricardo, J. C. Henderson, P. Daniele, C. Q. José, R. Daniel, S. Tilman, T. Stéphane, and M. Viso, *Encyclopedia of Astrobiology* 2ed. 2015: Springer-Verlag Berlin Heidelberg.
- [66]S. Robert-Dernuet, *Antibiotique et antibiogrammes*. Décarie Vigot1995: p. 322.
- [67]Kaperjames B. et al. *Pathogenic escherichia coli* .*Reviews microbiologie*. 2004. **2**. Pp: 123-140.
- [68].Berche .Faculte de Medecine Necker-Enfants malades -Bacteriologiegenerale (2002-2003).
- [69]DaliapitalsAzhar Ahmed. *Prevalence of proteus spp. In some hospitals of baghadacity* . Iraqi journal of science.2015.vol.56.pp: 665-672.
- [70]M.kilian. Streptococcus and enterococcus. 16.PP174-188 cit20/06/2019
- [71]P.gutiérrez,a.e.bekkouri,e.r.reinoso .spectrofluorimetric study of the degradation of α -amino β -lactam antibiotics catalysed by metal ions in methanol.university of granada ,spain,(1998).
- [72] Dalia pitalsAzhar Ahmed. Prevalence of proteus spp. In some hospitals of baghadacity .Iraqi journal of science.2015.vol.56.pp: 665-672.
- [76]Wagner, H. and Blatt. S., *Plant drug analysis A Thin Layer Chromatography Atlas*. 2eme Edition, 2001.
- [78]m .belguidoum. Et al. antioxidant activities. Flavonoid and tannin content of endemic zygophyllumcornutumcoss. From Algerian sahara. Der pharma chemical .2016 . 8(1). 22-27
- [79]P. Prieto et al. Spectrophotometric Quantitation of Antioxidant Capacity through the Formation of a PhosphomolybdenumComplex:Specific Application to the Determination of Vitamin E1 . *Analytical Biochemistry* 269.337–341 (1999).
- [80]Krimat Soumia, Dob Tahar, Lamari Lynda, BoumeridjaSaida, ChelghoumChabane, and M. Hafidha, Antioxidant and antimicrobial activities of selected medicinal plants from Algeria. *Journal of Coastal Life Medicine*, 2014. **2**(6): p. 478-483.
- [81]M. Y. Tula et al.Studies on Phytochemical and Antibacterial Potentials ResistantBacterial Isolates.*European Journal of Medicinal Plants*2014.4(7): 8_è4-864.

[82] Noor jahan et al. Antimicrobial activity of medicinal plant against resistant organisms especially those harvouringbla genes. 2013. 7(23). 1692-1698.

[83]F.A. Draughon, *Use of botanicals as biopreservatives in foods* .Food Technology, 2004. 58(2): p. 20- 28.

[84]E. Nweze, J. Okafor, and O. Njoku, Antimicrobial activities of methanolic extracts of Tremaguineensis (Schumm and Thorn) and Morinda lucida benth used in Nigerian. Bio-research, 2004. 2(1): p. 39-46.

المخلص:

الهدفمن الدراسة هو المساهمة في استخراج المركبات الفعالة لنبات طبي ينتمي لعائلة *Zygophyllaceae* من خلال الدراسات تبين أن لها فوائد طبية منها معالجة الأمراض السرطانية في بدايتها وعلاج أمراض الجهاز البولي وغيرها.

إن فعالية النبتة تعود إلى ما تحويه من عناصر فعالة وهذا يتطلب طرق كشف مختلفة فكان إجراء الكشف الأولي للنبات المدروس ضروري لمعرفة هذه المركبات حيث من النتائج المتحصل عليها نستنتج تواجد غالبيتها. احتواء النبات المدروس على المواد الفعالة أعطى ميزة كبيرة في التقويم البيولوجي، بناء على هذا تم التطرق للكشف المركبات الكيميائية باستخدام كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة CCM، ومن خلال دراسة الفعالية البيولوجية تبين أن أغلب المستخلصات أبدت فعالية بيولوجية ضد مختلف البكتيريا المدروسة كما أبدت نتيجة إيجابية بالنسبة للفعالية المضادة للأكسدة.

الكلمات المفتاحية:النباتات الطبية، *Zygophyllaceae*، المركبات الفعالة، كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة، الفعالية المضادة للأكسدة، الفعالية المضادة للبكتيريا.

Résumé :

Le but de cette étude est la contribution pour extraire les principes actifs d'une plante médicinale appartient à la famille *Zygophyllaceae* à travers les études, Il nous montre qu'il a des avantages y compris les traitements des maladies cancéreuses à ses début et le traitement des malades des voies urinaires.

L'efficacité de la plante se réfère à ses éléments actifs et cela nécessite des méthodes de détection différentes, la première de détection pour la plante était nécessaire pour identifier ces composés, d'après les présences de la majorité de ces composés.

La présence des principes actifs dans la plante donne un grand avantage à l'évaluation biologique. Sur cette base vous avons fait une identification des composés chimiques en utilisant la chromatographie sur couche mince CCM. D'après l'étude de l'activité biologique de la majorité des extraits montre une activité contre les différentes bactéries étudiées et aussi ses résultats positifs pour l'activité anti oxydantes.

Mots clés :*Zygophyllaceae*, composés actifs, chromatographie couche mince, activité antioxydant, activités antibactérienne.

Abstract:

The purpose of this study is to make a contribution to extract the active principle of a medicinal plant belongs to the *zygophyllaceae* family through the study, It shows us that it has benefits including the treatment of cancerous diseases at its beginning and the treatment of urinary tract patients.

The effectiveness of the plant refers to its active elements and this requires different detection methods, the first detection for the plant was necessary to identify these compounds, according to the presence of the majority of these compounds.

The presence of the active ingredients in the plant gives a great advantage to the biological evaluation. On this basis you have made an identification of chemical compounds using thin layer chromatography TLC. According to the study of the biological activity of the majority of the extracts shows an activity against the different bacteria studied and also its positive results for the antioxidant activity

key words:*Zygophyllaceae*, active compounds, thin layer chromatography, antioxidant activity, antibacterial activities