

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

مجال: علوم المادة

فرع: الكيمياء

تخصص: كيمياء المنتجات الطبيعية

من إعداد:

حمادي صباح و بن عابد بشرى

الموضوع:

## مساهمة في الدراسة الفيتوكيميائية وتقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا لنبات طبي

نوقشت يوم: 2019/07/01

أمام اللجنة المناقشة المكونة من:

مناقشا	جامعة قاصدي مرباح ورقلة	أستاذ محاضر(أ)	مخلفي طارق
رئيسا	جامعة قاصدي مرباح ورقلة	أستاذ محاضر(أ)	زاوي منال
مؤظرا	جامعة قاصدي مرباح ورقلة	أستاذ محاضر(أ)	علاوي مسعودة
مساعد مؤظرا	جامعة قاصدي مرباح ورقلة	طالبة دكتوراه	بالاعور ابتسام

السنة الجامعية: 2018- 2019

بِسْمِ اللّٰهِ الرَّحْمٰنِ الرَّحِیْمِ

"وَقُلْ اَعْمَلُوا فِی سَبِیْلِ اللّٰهِ عَمَلِكُمْ وَرِسَالَاتِ  
الرّسُولِ وَمَنْ یَكْفُرْ بِاللّٰهِ فَقَدْ ضَلَّ ضَلٰلًا  
كَبِیْرًا" **وَالْمُؤْمِنُونَ وَاسْتَرْدُونَ اِلَى عَالَمِ الْغَیْبِ  
وَالشَّهَادَةِ فِی نَبِیِّكُمْ بِمَا كُنْتُمْ تَعْمَلُونَ "**

صدق الله العظيم.

سورة التوبة الاية 105

# الإهداء

اهدي هذا العمل المتواضع الى والديا العزيزين الكريمين و الى اخوتي واخواتي حنان،  
زهرة، عبلة، سرين.

وبراعم البيت كل واحد باسمه. والى صديقاتي نسرين، صبرينة و لطيفة والى كل  
صديقات الدراسة ريما، سرين، اسماء، امال، عقيلة، مبروكة و مغنية  
و الى الاصدقاء شمس الدين، احمد وايمن على دعمهم المعنوي و بالاخص ايوب.  
الى كل من ساندنا في هذا العمل.

\*حمادي صباح\*

أهدي ثمرة هذا العمل الى كل شخص كان سندا لي في مشواري الدراسي وخاصة الى  
منربتيو أنارتدريبو أعانتني في الصلوات بالدعوات، أعلى إنسان في الوجود أمي الغالية و  
الى كل الأهل والاحباب

\*بن عابد بشرى\*

# شكر و عرفان

نتقدم بجزيل الشكر والعرفان للأستاذة المؤطر علاوي مسعودة التي لم تبخل علينا بإرشاداتها ومساعد المؤطر بالأعور ابتسام لمراقبتهما عن كثب للدراسة التي أجريت في هذه المذكرة ومنحهما لنا الكثير من وقتهما. تشكراتنا الحارة للأستاذة زاوي منال لقبولها ترأس اللجنة وللاستاذ مخلفي طارق لقبولهما مناقشة هذه المذكرة. كما نتقدم بخالص الشكر للأستاذة الدكتورة الحاج محفوظ، دندوقي حسين وعمار عيود لتوجيهاتهم. كما نوجه شكرنا لكل من طلاب الدكتوراه امينة، شهرة وكذا الانسة لطيفة، والى كل الأساتذة الذين قاموا بتوجيهنا ومساعدتنا ولو بكلمة طيبة. كما نشكر عمال المخبر البيداغوجي ومخبر مستشفى محمد بوضياف.

I	الإهداء
II	الشكر والعرفان
III	الفهرس
VI	قائمة الجداول
VII	قائمة الأشكال
IX	قائمة المختصرات والرموز
1	مقدمة عامة

### الجانب النظري

#### الفصل الأول: الدراسة النظرية للنبات

03	1.I. عموميات حول العائلة المركبة ( <i>Asteraceae</i> )
03	2.I. عموميات حول الجنس <i>Senecio</i>
04	1.2.I. استعمالات نبات الجنس <i>Senecio</i>
04	2.2.I. بعض المركبات المفصولة من الجنس <i>Senecio</i>
05	3.I. الوصف المورفولوجي للنباتات الطبي
05	4.I. التصنيف النظامي لنباتات الطبي
06	5.I. التوزيع الجغرافي للنبات في الجزائر وإفريقيا
07	6.I. الدراسات السابقة للنبات الطبي

#### الفصل الثاني: المركبات الفينولية

09	1.II. منتجات الأيض الثانوي
09	2.II. المركبات الفينولية
09	1.2.II. تصنيف المركبات الفينولية
11	3.II. الفلافونيدات
11	1.3.II. تصنيف الفلافونيدات
13	2.3.II. الاصطناع الحيوي للفلافونيدات
14	3.3.II. استخلاص الفلافونيدات
15	4.3.II. خواص الفلافونيدات
15	5.3.II. العلاقة بين لون البقعة وبنية الفلافونيد
17	6.3.II. طرق فصل وتشخيص الفلافونيدات
17	7.3.II. دور الفلافونيدات

#### الفصل الثالث: الفاعلية المضادة للبكتيريا

19	1.III. مدخل
19	2.III. تعريف البكتيريا
19	3.III. تصنيف البكتيريا
20	4.III. السلالات البكتيرية المدروسة

22	5.III. المضادات الحيوية
22	1.5.III. تأثير المضادات الحيوية

### الجانب التطبيقي

#### الفصل الرابع: الدراسة الفيتوكيميائية للنبات

24	1.IV. المادة النباتية
24	2.IV. الأدوات والمواد المستعملة
24	3.IV. الاختبارات الفيتوكيميائية الأولية للمركبات الفلافونيدية
25	1.3.IV. النتائج والمناقشة
25	4.IV. طرق الاستخلاص
25	1.4.IV. استخلاص صلب- سائل
26	2.4.IV. استخلاص سائل- سائل
28	3.4.IV. النتائج والمناقشة
28	5.IV. طرق التحليل الكروماتوغرافي
29	1.5.IV. الكروماتوغرافيا الغازية المرفقة بمطيافية الكتلة
30	1.1.5.IV. النتائج والمناقشة
32	2.5.IV. كروماتوغرافيا الورق CP
32	1.2.5.IV. كروماتوغرافيا الورق احادية البعد
34	2.2.5.IV. كروماتوغرافيا الورق ثنائية البعد
35	3.2.5.IV. النتائج والمناقشة
36	3.5.IV. كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة TLC
37	1.3.5.IV. النتائج والمناقشة
37	4.5.IV. كروماتوغرافيا العمود CC
39	1.4.5.IV. النتائج والمناقشة
40	5.5.IV. الفصل والتنقية
40	6.IV. مطيافية الأشعة المرئية وفوق البنفسجية UV-VIS
40	1.6.IV. طيف الامتصاص للفلافونيدات في الوسط الميثانولي
42	2.6.IV. طيف الامتصاص للفلافونيدات في وجود الكواشف
45	3.6.IV. مراحل السلسلة الطيفية
46	4.6.IV. النتائج والمناقشة
47	1.4.6.IV. السلسلة الطيفية لامتصاص المركب $B_{2/1}$ في وجود الكواشف
49	2.4.6.IV. السلسلة الطيفية لامتصاص المركب $B_{2/1}$ في وجود الكواشف
51	3.4.6.IV. السلسلة الطيفية لامتصاص المركب $B_{2/2}$ في وجود الكواشف

#### الفصل الخامس: تقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا

54	1.V. تقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا لمستخلصات للنبات
----	--

## فهرس المحتويات

54	1.1.V. تحضير الأقراص
54	2.1.V. تحضير أوساط الزرع
54	3.1.V. زرع السلالات البكتيرية
54	4.1.V. تحضير تراكيز المستخلصات
54	5.1.V. تحضير المعلق البكتيري
54	6.1.V. تلقیح أوساط الزرع
55	7.1.V. الزرع والحضن
55	8.1.V. قراءة النتائج
56	9.1.V. النتائج والمناقشة
61	2.V. المضادات الحيوية
61	1.2.V. النتائج والمناقشة
63	الخاتمة
64	المراجع
	الملحق

## قائمة الجداول

الصفحة	عنوان الجداول
04	الجدول (1): بعض المركبات المفصولة من الجنس Senecio
05	الجدول (2): التصنيف النظامي للنبات الطبي
07	الجدول (3): الفلافونيدات الجليكوزيدية المفصولة من النباتات الطبي
10	الجدول (4): تصنيف المركبات الفينولية
12	الجدول (5): الفئات الرئيسية للفلافونويد
14	الجدول (6): الإنزيمات المستخدمة في التصنيع الحيوي للفلافونيدات
16	الجدول (7): العلاقة بين لون البقعة وبنية الفلافونويد
25	الجدول (8): نتائج الكشف عن الفلافونيدات
28	الجدول (9): مردود الاستخلاص
30	الجدول (10): نتائج الفصل الكروماتوغرافيا الغازية المزودة بمطيافية الكتلة GC-MS لمستخلص كلوريد الميثيلين
31	الجدول (11): بعض المركبات المرجعية ذات أعلى نسبة تواجد
35	الجدول (12): نتائج الفصل بكروماتوغرافيا الورق أحادية البعد
35	الجدول (13): نتائج الفصل بكروماتوغرافيا الورق ثنائية البعد
39	الجدول (14): نتائج الفصل بكروماتوغرافيا العمود
41	الجدول (15): الانزياحات الملاحظة للعصابتين I و II في الميثانول
43	الجدول (16): أهم الانزياحات الملاحظة على العصابة I و II بعد اضافة الكواشف
44	الجدول (17): أهم الانزياحات الملاحظة على العصابة I و II بعد اضافة الكواشف
46	الجدول (18): الانزياحات الملاحظة للمركبات المفصولة في الميثانول
47	الجدول (19): معطيات UV-Vis بالنسبة للمركب B <sub>2/1</sub>
49	الجدول (20): معطيات UV-Vis بالنسبة للمركب B <sub>2/1</sub>
51	الجدول (21): معطيات UV-Vis بالنسبة للمركب B <sub>2/2</sub>
55	الجدول (22): درجة الفاعلية المضادة للبكتيريا بدلالة قطر التثبيط
56	الجدول (23): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز مستخلص البيتانول مع أنواع بكتيرية مختلفة
57	الجدول (24): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز مستخلص ثنائي كلور الميثان مع أنواع بكتيرية مختلفة
58	الجدول (25): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز مستخلص هيدروكولي مع أنواع بكتيرية مختلفة
59	الجدول (26): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز مستخلص خلات الايثيل مع أنواع بكتيرية مختلفة
60	الجدول (27): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز مستخلص مائي مع أنواع بكتيرية مختلفة
61	الجدول (28): الفاعلية المضادة للبكتيريا لبعض المضادات الحيوية



## قائمة الأشكال

الصفحة	عناوين الأشكال
03	الشكل (1): بعض أنواع جنس Senecio المنتشرة في بعض مناطق الجنوب الجزائري
05	الشكل (2): رسم توضيحي للأجزاء الهوائية للنبات الطبي
06	الشكل (3): خريطة توضح التوزيع الجغرافي للنبات الطبي في الجزائر وإفريقيا
06	الشكل (4): دول تواجد النبات الطبي في قارة إفريقيا
09	الشكل (5): يوضح بنية فينول بسيط
11	الشكل (6): النواة الرئيسية للفلافونيد
13	الشكل (7): مخطط يوضح المسارات الرئيسية للتصنيع الحيوي للفلافونويدات
19	الشكل (8): بنية البكتيريا
20	الشكل (9): المكورات العنقودية الذهبية
20	الشكل (10): الزائفة الزنجارية
21	الشكل (11): سالمونيلا
21	الشكل (12): المكورات المعوية
21	الشكل (13): العصوية الرقيقة
25	الشكل (14): الاختبارات الفيتوكيميائية الأولية للفلافونويدات
26	الشكل (15): مراحل الاستخلاص سائل-سائل
27	الشكل (16): مخطط يوضح مراحل الاستخلاص بواسطة ماء/إيثانول
30	الشكل (17): كروماتوغرام مستخلص كلوريد الميثيلين
31	الشكل (18): طيف الكتلة للمركب الناتج عند زمن احتجاز 27،80 د
31	الشكل (19): طيف الكتلة للمركب الناتج عند زمن احتجاز 25،42 د
33	الشكل (20): تحضير كروماتوغرافيا الورق أحادية البعد
33	الشكل (21): كروماتوغرامات CP أحادية البعد
34	الشكل (22): تحضير كروماتوغرافيا الورق ثنائية البعد
34	الشكل (23): كروماتوغرامات CP ثنائية البعد
37	الشكل (24): كروماتوغرامات TLC لمستخلص البيتانول وخلات الايثيلفي وجود كاشف حمض الكبريت

## قائمة الأشكال

- 38 الشكل (25): تقنية كروماتوغرافيا العمود
- 40 الشكل (26): مراحل الفصل والتنقية للكسر  $F_{48}$  بواسطة كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة التحضيرية
- 41 الشكل (27): ترافق مجموعة الكربونيل مع الحلقتين البنزيتين A و B
- 42 الشكل (28): يوضح المعقد المتكون بين الفلافونيد والمحلول (  $\text{NaOAc} + \text{H}_3\text{BO}_3$  )
- 42 الشكل (29): المعقد الثابت ومعقد غير ثابت بين الفلافونيد و  $\text{AlCl}_3$  قبل وبعد اضافة  $\text{HCl}$
- 44 الشكل (30): مراحل الدراسة الطيفية (UV-Vis) للفلافونيدات في وجود عدة كواشف
- 45 الشكل (31): أطياف الامتصاص في الميثانول للمركبات المفصولة
- 46 الشكل (32): سلسلة أطياف الامتصاص للمركب  $B_{2/1}$  في وجود الكواشف
- 48 الشكل (33): سلسلة أطياف الامتصاص للمركب  $B_{2/1}$  في وجود الكواشف
- 50 الشكل (34): سلسلة أطياف الامتصاص للمركب  $B_{2/2}$  في وجود الكواشف
- 53 الشكل (35): طريقة تلقيح أوساط الزرع بالمعلق البكتيري
- 54 الشكل (36): مخطط دراسة نشاط التثبيط للمستخلصات على سلالات البكتيريا بطريقة الانتشار المباشر للأقراص
- 55 الشكل (37): مخطط يوضح قطر تثبيط مستخلص البيتانول ضد السلالات البكتيرية مع تراكيز مختلفة
- 56 الشكل (38): مخطط يوضح قطر تثبيط مستخلص ثنائي كلور الميثان ضد السلالات البكتيرية مع تراكيز مختلفة
- 57 الشكل (39): مخطط يوضح قطر تثبيط مستخلص هيدروكولي ضد السلالات البكتيرية مع تراكيز مختلفة
- 58 الشكل (40): مخطط يوضح قطر تثبيط مستخلص خلاص الايثيل ضد السلالات البكتيرية مع تراكيز مختلفة
- 59 الشكل (41): صورة توضيحية لأكبر الأقطار للمستخلصات ضد السلالات البكتيرية المدروسة
- 60 الشكل (42): صورة للفاعلية المضادة للبكتيريا لبعض المضادات الحيوية

## قائمة المختصرات والرموز

CP	كروماتوغرافيا الورق
TLC	كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة
CC	كروماتوغرافيا العمود
n-BuOH	البيتانول
AcOH	حمض الخل
CH <sub>3</sub> COCH <sub>3</sub>	أستون
GC-MS	كروماتوغرافيا الغازية المرفقة بمطيافية الكتلة
UV/Vis	مطيافية الأشعة المرئية وفوق البنفسجية
AN	Amikacin
CH	Chloramphenicol
CIP	Ciprofloxacin
GM	Gentamicin
Ex	مستخلص
CH <sub>2</sub> Cl <sub>2</sub>	ثنائي كلور الميثان، كلوريد الميثيلين
AcOEt	خلات الإيثيل
n-BuOH	البيتانول
EP	إثر البترول
DMSO	ثنائي ميثيل سلفوكسيد

# مقدمة عامة

### مقدمة عامة:

تعتبر النباتات من أهم الموارد الطبيعية المتواجدة بشكل كبير على الكرة الأرضية حيث تعود علاقة الانسان بالنباتات الى أقدم العصور فالحضارات القديمة سواء الصينية، الهندية أو الشرق الأوسط كانت تعتمد على كل ما هو طبيعي لغنى حضارتها بحقل العلم والمعرفة والصحة والبيئة فهي ذات أهمية كبيرة جدا في انتاج وتوفير المواد الفعالة [1]. تنتج مواد طبيعية تسمى بمنتجات الأيض الثانوي. لهذا لجأ العلماء والباحثين الى دراستها واستخلاصها بغرض استخدامها في الأدوية الصيدلانية كبديل للمواد الكيميائية وهذا بهدف التقليل من الأعراض الجانبية التي تسببها.

لقد كان جل اهتمام الناس استعمال الكثير من الادوية في الطب الشعبي لتثبيط البكتيريا الممرضة خاصة التي اكتسبت مقاومة طبيعية من المضادات الحيوية المعروفة، اما المساهمة في حماية الخلايا من السرطان فكانت اهتمامهم الاكبر في العشرين سنة الاخيرة [2]. لهذا انتشرت زراعة النباتات الطبية والعطرية الغنية بمستقلبات الأيض الثانوي في دول العالم وتنوعت استخداماتها.

تحتل الجزائر مساحات واسعة وبيئات مختلفة ومناخ متنوع، مما يؤدي الى اختلاف النباتات البرية، الطبية والعطرية ذات الأهمية البيولوجية والاقتصادية. لذا فالضرورة تلح على استعمال واستغلال الثروات الخضراء في صحرائنا الواسعة [3].

تعد العائلة المركبة واحدة من أضخم العائلات النباتية واوسعها انتشارا وتعرف بعائلة عباد الشمس تتواجد في كل بقاع العالم وتستوطن جميع البيئات [4].

تتمحور دراستنا حول المساهمة في الدراسة الفيتوكيميائية وتقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا لمستخلصات أحد نباتات العائلة المركبة وسنتناول في عملنا هذا بعد المقدمة، جزء نظري و يحتوي على ثلاث فصول:

الفصل الأول: دراسة نظرية للنبات المدروس.

الفصل الثاني: المركبات الفينولية.

الفصل الثالث: الفاعلية المضادة للبكتيريا.

وجزء عملي يشتمل على فصلين:

الفصل الرابع: دراسة فيتوكيميائية للنبات.

الفصل الخامس: تقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا.

وتم اختتام هذه الدراسة بخاتمة ملمة بكل النتائج التجريبية التي تم الوصول اليها.

**الفصل الأول:**  
**الدراسة النظرية للنبات**

## 1.I. عموميات حول العائلة المركب (*Asteraceae*):

يعود أصل التسمية *Asteraceae* الى الكلمة اللاتينية: aster والتي تعني نجمة وهي تشير إلى شكل الإزهار، وهي الكلمة التي أنشأها عالم النبات إيفان إيفانوفيتش مارتينوف في عام 1820، والتي كانت تُسمى سابقاً *Compositae*.

هي واحدة من أكبر وأكثر العائلات تطوراً للغاية؛ تتكون من 5 عائلات فرعية، 43 قبيلة، 1600 جنس و23000 نوع. توجد بشكل خاص في المناطق المدارية وشبه المدارية [1]. تضم هذه العائلة 408 نوعاً مقسمة إلى 109 أجناس في الجزائر [2]. أعضائها الاحتياطية تحتوي على مادة الاينولين [3]، اذ ان غالبيتها العظمى نباتات عشبية، والقليل منها نحو 2 بالمئة أشجار او شجيرات وبعضها لها اهمية اقتصادية، فبعض اجناسها تعد نباتات زينة مثل *Aster*, *Chrysanthemum*, *Calendula* وكثير منها ذو اهمية طبية مثل *Artemisia*, *Inula* وبعضها ذو اهمية غذائية مثل *Lactuca*, *Helianthus* [4].

## 2.I. عموميات حول الجنس *Senecio*:

يتألف جنس العائلة من 1500 نوع، غالباً ما تكون منتشرة، أو سنوية، أو كل سنتين أو معمرة أو دائمة تكون على شكل شجيرات وأعشاب، منتشرة في الارض أو منتصبه في الهواء تكون خضراء وبها أوراق وأزهار ذات ألوان صفراء بنفسجية، ثمارها على شكل بذور، ينتشر هذا الجنس في نطاق واسع من العالم باستثناء القارة القطبية الجنوبية. كما أن بعض الأنواع تحتوي على قلويدات سامة. وحسب العالم Qezel تم إحصاء 18 نوع في الجزائر الموضحة في الشكل (1) [8][5][6].



الشكل (1): بعض أنواع جنس *Senecio* المنتشرة في بعض مناطق الجنوب الجزائري

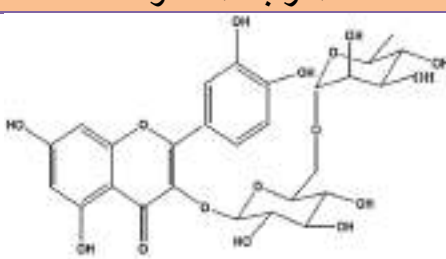
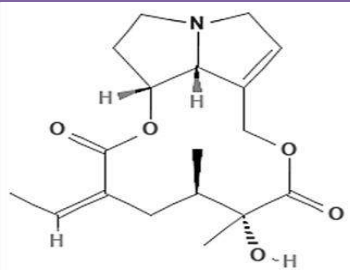
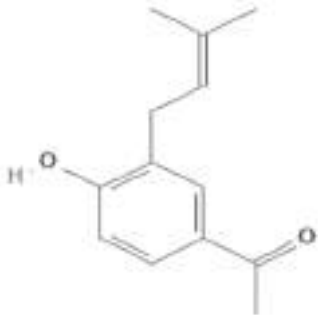
1.2.I. استعمالات نبات الجنس *Senecio*:

يتم استخدام العديد من الأنواع التي تنتمي إلى جنس *Senecio* في الطب الشعبي في معالجة الالتهابات. على الرغم من سميتها المعترف بها بسبب وجود قلويدات Pyrrolizidine لنشاطه الاستقلابي الخاص. كما أن هذه المجموعة من النباتات لها أهمية كبيرة على الصعيدين الاقتصادي والطبي فقد استعملت لعلاج الربو والسعال والتهاب الشعب الهوائية والأكزيما والتئام الجروح. نباتات العائلة المركبة قادرة على إنتاج مضادات حيوية تستخدم في الدفاع ضد الإفتراسات الصادرة من قبل الكائنات الحية الدقيقة، الحشرات والحيوانات العاشبة [9].

2.2.I. بعض المركبات المفصولة من الجنس *Senecio*:

تم تحديد المئات من المركبات الكيميائية التي تنتمي إلى الجنس *Senecio* خلال العشرين عام الماضية. الجدول (1) يوضح بعض المركبات الكيميائية المفصولة [6].

الجدول (1): بعض المركبات المفصولة من الجنس *Senecio*

المرجع	العلاج	المركبات المفصولة	النبات
[6]	<ul style="list-style-type: none"> <li>- وقاية من تخثر الدم الوريدي</li> <li>- مضاد للشيخوخة</li> <li>- مضاد لضغط الدم</li> <li>- مضاد للجلطات</li> <li>- مزيل للتشنجات</li> </ul>	 <p style="text-align: center;">Rutin</p>	<i>S. delphinifolius</i> Vahl
[7]	<ul style="list-style-type: none"> <li>- مسكن الألم</li> <li>- منشطات القلب والأوعية الدموية.</li> <li>- منشطات الجهاز العصبي المركزي والاكنتاب.</li> </ul>	 <p style="text-align: center;">Senesionine</p>	<i>S. vulgaris</i>
[8]	- علاج السرطان	 <p style="text-align: center;">4-hydroxy-3-(3-methyl-2-butényl)acetophenone</p>	<i>S. gravesolens</i>



### 3.I الوصف المورفولوجي لنبات الطبي:

هي عشبة سنوية لديها العديد من الفروع بسيقان مستقيمة أحيانا يصل طولها الى 50 cm؛ أوراقها سميكة ومقطعة للغاية مع الفصوص الخطية. في بعض الأحيان تحمل السيقان الطويلة أزهار ذهبية صفراء الا ان اللون الارجواني للزهور المشار إليها في نباتات هذا النوع لم يتم ملاحظتها [9].



الشكل (2): رسم توضيحي للأجزاء الهوائية للنبات المدروس

### 4.I. التصنيف النظامي للنبات:

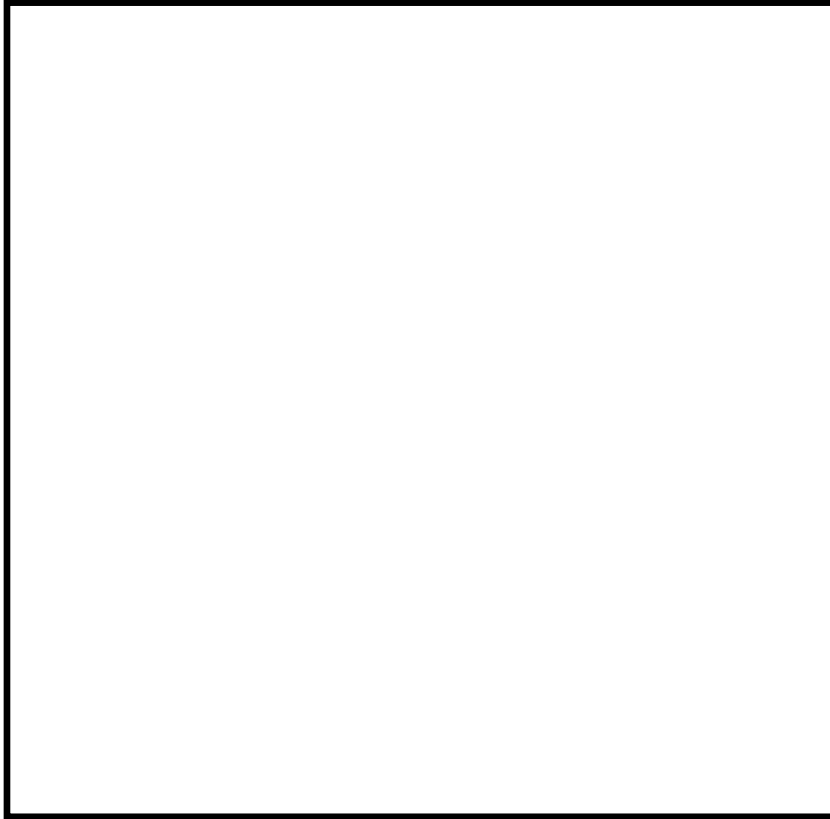
تم تشخيص النبات الطبي من طرف الأستاذ الدكتور عيودود عمار بقسم العلوم الزراعية في كلية علوم الطبيعة والحياة بجامعة قاصدي مرباح ورقلة، حيث أعطى التصنيف النظامي.

الجدول (2): التصنيف النظامي للنبات المدروس

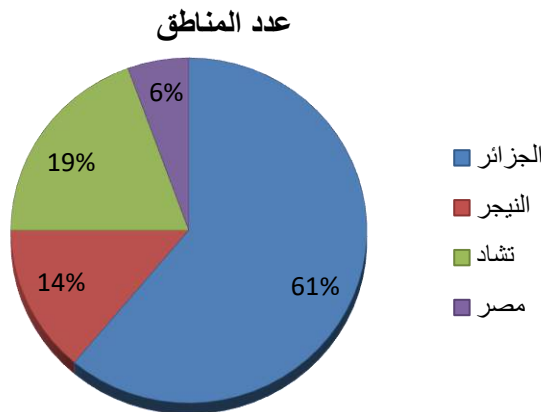
Kingdom	Plantae	المملكة
Subkingdom	Tracheobionta	تحت المملكة
Superdivision	Spermatophyta	الفرع
Division	Magnoliophyta	الشعبة
Class	Magnoliopsida	الصنف
Subclass	Asteridae	الفئة الفرعية
Order	Asterales	الرتبة
Family	Asteraceae	الفصيلة
Genus	Senecio L.	الجنس

## 5.I. التوزيع الجغرافي للنبات الطيفي الجزائر و إفريقيا:

يتوزع النبات المدروس على مستوى إقليم محدد جيدا وذلك في الجنوب الصحراوي الكبير على بعد 800 الى 3400 كلم لكل من الدول التالية: الجزائر (الهقار)، النيجر (جبال الأير)، تشاد (تبيستي)، مصر (جبل علبة) وهذا ما يوضحه الشكل (4) وجد أنها تنتشر بشكل واسع مقارنة بالدول الأخرى بنسبة أكبر في الجزائر. وهذا ما يوضحه الشكل (3) [9].



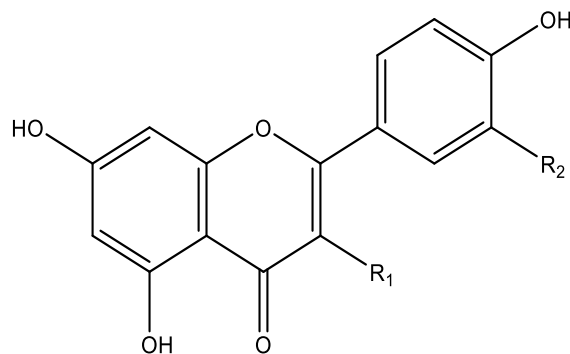
الشكل (3): خريطة توضح التوزيع الجغرافي لجنس *Senecio* في الجزائر وإفريقيا



الشكل (4): دول تواجد الجنس *Senecio* في قارة إفريقيا

## 6.I. الدراسات السابقة لنبات الطبي:

تم عزل فلافونويدات سكرية وتنقيتها وتشخيصها من النبات الطبي وذلك بطرق الاستخلاص المعروفة بداية بعملية الاستخلاص بالإيثانول 70% ثم التحليل الكروماتوغرافيا المقارن مع عينات شاهدة من جليكوزيدات.



Isorhamnetin

الجدول (3): الفلافونيدات الجليكوزيدية المفصولة من النبات الطبي

	<b>R<sub>1</sub></b>	<b>R<sub>2</sub></b>
Q 3-glucoside	C <sub>6</sub> H <sub>12</sub> O <sub>6</sub>	<b>OH</b>
I 3-rutinoside	C <sub>12</sub> H <sub>22</sub> O <sub>10</sub>	<b>OCH<sub>3</sub></b>
I 3-monosulphate	HSO <sub>4</sub>	<b>OCH<sub>3</sub></b>

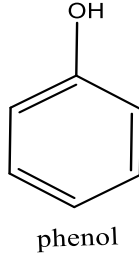
**الفصل الثاني:  
المركبات الفينولية**

**1.II. منتجات الأيض الثانوي:**

ترتبط حياة الإنسان على الأرض ارتباطاً وثيقاً باستغلال النباتات. لهذه الأخيرة القدرة على إنتاج مواد طبيعية متنوعة للغاية بالإضافة إلى الأولية الذي يؤدي تتراكمها لإنتاج ما يسمى بالأيض الثانوي، والتي تمثل مصدراً مهماً للمركبات التي يمكن أن يستخدمها الإنسان، وبالأخص في المجال العلاجي. يتم تصنيع هذه المركبات في أجزاء مختلفة من النبات (الجزور، السيقان، الأوراق، الزهور).

**2.II. المركبات الفينولية:**

الفينولات هي مجموعة تضم العديد من المستقلبات الثانوية الموجودة في النباتات. من الناحية الهيكلية، تتألف من حلقة عطرية واحدة أو أكثر، أي ستة كربون C6 مع مجموعة وظيفية أو أكثر من مجموعات الهيدروكسيل كوحدة كيميائية أساسية. وبالتالي فهي معروفة باسم مركبات الفينول أو عديدات الفينول [10].


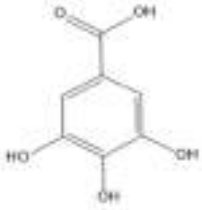
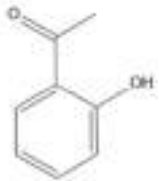
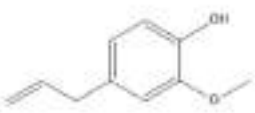
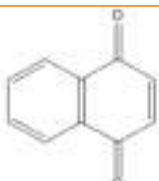
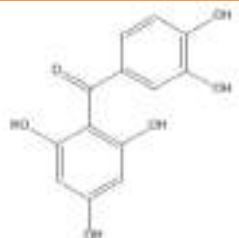
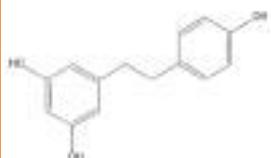
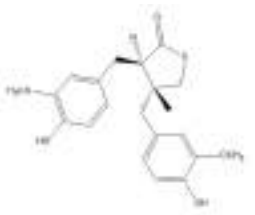
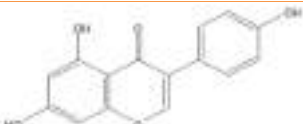


الشكل (5): يوضح بنية فينول بسيط

**1.2.II. تصنيف المركبات الفينولية:**

هناك تصنيف للصيغ الكيميائية الرئيسية للمعظم المجموعات الفرعية لعديد الفينول التي تتضمنها النباتات حيث تختلف باختلاف تموضع المستبدلات وطبيعتها ونلخص ذلك في الجدول (4). [11]

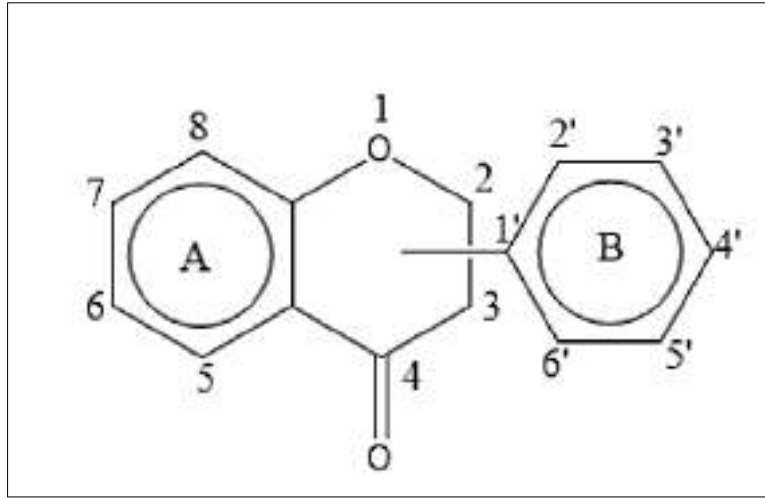
الجدول (4): تصنيف المركبات الفينولية

الصيغ الكيميائية	مثال	الصف
	Phenol	<b>Phenolicsacids</b>
	Gallicacid	<b>Hydrobenzoicacid</b>
	O-hydroxy acetophenone	<b>Acetophenones</b>
	Eugenol	<b>Coumaricacids</b>
	Naphtoquinone	<b>Naphtoquinone</b>
	Maclurin	<b>Benophenones</b>
	Resveratol	<b>Stilbenes</b>
	Matairesinol	<b>Lignans</b>
	Genistein	<b>Flavonoids</b>

### 3.II. الفلافونيدات:

كلمة فلافونويد يعود أصلها إلى Flavus وهي كلمة لاتينية تعني اللون الأصفر توجد في معظم الأصناف النباتية خاصة الراقية منها وبشكل واسع عند كاسيات البذور كذلك عند نباتات احادية الفلقة ونسبية عند عاريات البذور و شحيحة لدى الطحالب. تشكل الفلافونويدات ومشتقاتها مجموعة كبيرة جداً من المنتجات الطبيعية. تم العثور عليها في العديد من الأنسجة النباتية، حيث توجد داخل الخلايا أو على أسطح الأعضاء النباتية المختلفة.

تعتمد التركيبات الكيميائية لهذه الفئة على بنية كيميائية من الشكل C6-C3-C6 وهي تختلف في تشبع الحلقة غير المتجانسة C في تموضع الحلقة العطرية B في المواقع C-2 أو C-3 من الحلقة C3، وفي الاستبدال الأتاليهيدروكسيلية الكلية [12].

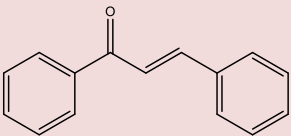
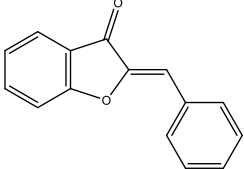
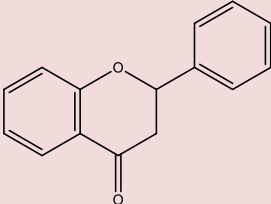
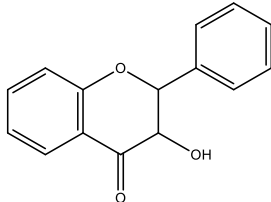
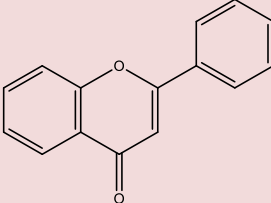
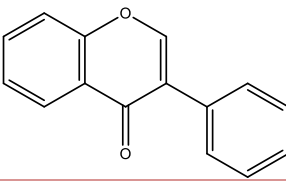
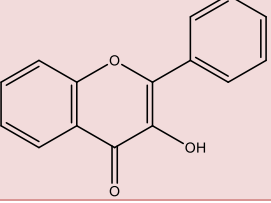
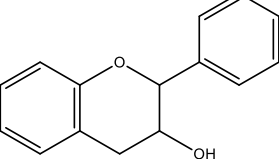
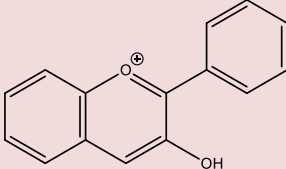


الشكل (6): النواة الرئيسية للفلافونيد

### 1.3.II. تصنيف الفلافونيدات:

تتغير وتتنوع الفلافونيدات حسب درجة تأكسد الحلقة [13] C ووجهة ارتباط الحلقة C بالحلقة [14] A وكذلك باختلاف المجموعات المستبدلة و تموضعها على الحلقات فتنشكّل مجموعة من الفلافونيدات تنقسم الى 9 أقسام [15] موضحة في الجدول التالي:

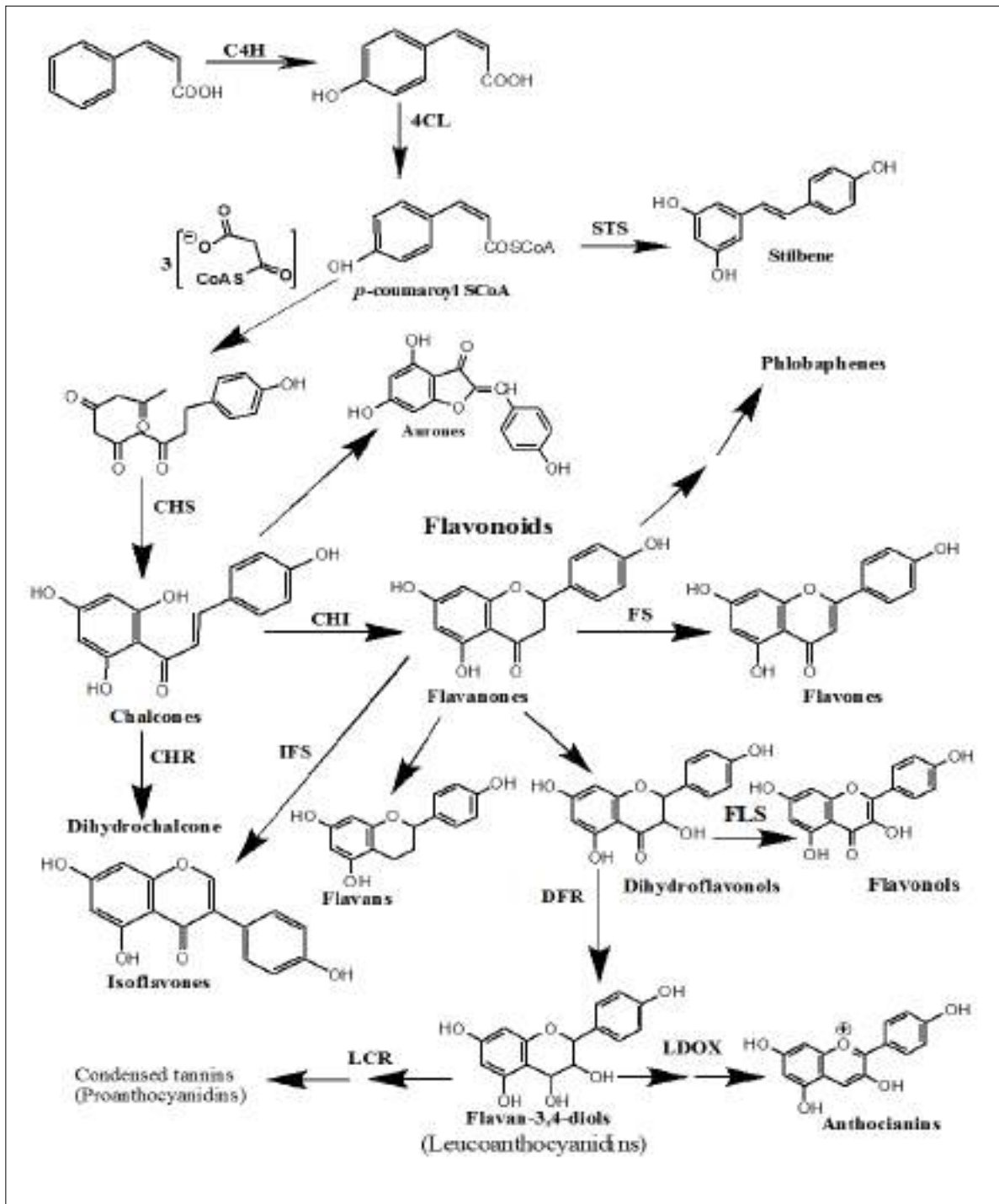
الجدول (5): الفئات الرئيسية للفلافونويد [17]

الأمثلة	الهيكل الأساسي	الفلافونيد
Asebogenin		Chalcones
Leptosodin		Aurone
Naringenin		Flavanones
Taxifolim		Dihydroflavanols
Apigenin		Flavones
Genistein		Isoflavones
Kampherol		Flavonols
Catchin		Flavan-3-ols
Pelargonidin		Anthocyanidine



2.3.II. الاصطناع الحيوي للفلافونيدات:

يمكن تقسيم الاختلافات الهيكلية المعروفة لمركبات الفلافونويد إلى ما لا يقل عن 15 فئة؛ والشكل (7) يظهر بعض منها. يتم تمييز مركبات الفلافونويد التي لا تعد ولا تحصى داخل كل فئة عن بعضها البعض بعدد مجموعات هيدروكسيل ومكان توضعها و بالدرجة التي يمكن بها تعديل هذه المجموعات بواسطة بدائل الميثيل والإيزوبرينيلوالجليكوزيل [21].



الشكل (7): مخطط يوضح المسارات الرئيسية للتصنيع الحيوي للفلافونويدات

الجدول (6): الإنزيمات المستخدمة في التصنيع الحيوي للفلافونيدات [3]

الاختصار	الانزيم المحفز
C4H	Cinnamate-4-hydroxylase
4CL	4-coumaroyl:CoA-ligase
STS	Stilbene Synthase
CHS	Chalcone Synthase
CHR	ChalconeReductase
CHI	ChalconeIsomerase
IFS	Isoflavone Synthase
FS	Flavone Synthase
FLS	Flavonol Synthase
DFR	Dihydroflavonol-4-reductase
LDOX	Leucoanthocyanidin dioxygenase
LCR	Leucoanthocyanidin reductase

### 3.3.II. إستخلاص الفلافونيدات:

#### ✓ طريقة الاستخلاص بواسطة ماء/حمض كلور الماء (HCl/H<sub>2</sub>O) : Lebreton

نزن 5g من المسحوق النباتي الجاف (الجزء العلوي) نضعها في دورق يحتوي على 400 ml من حمض كلور الماء المخفف (2N) يوضع الدورق داخل حمام مائي درجة حرارته 70°C ولاننسى غلق الدورق جيدا مع التهوية (النفخ) والتحرك في كل 10min لمدة 45min بعد التبريد يرشحا لمحلول و الراشح يستخلص بواسطة ثنائي إيثيل الإيثر 3 مرات (100/150/150ml) الطور العضوي الناتج يبخر تحت الضغط و الراسب المحصل عليه يذاب في الميثانول أما الطور المائي فيستخلص مرة ثانية بواسطة البيتانول (100/150/150ml) و الطور العضوي الناتج يبخر تحت ضغط منخفض و المستخلص المحصل عليه يذاب في الميثانول.

✓ طريقة الاستخلاص بواسطة إيثانول/ماء (EtOH/H<sub>2</sub>O) :

نزن 200g من المسحوق النباتي (الجزء العلوي) في إيثر البترول لمدة 24h ثم تنقع في إيثانول ساخن ذو تركيز 70% لمدة 24h، ثم يرشّح وتكرر العملية 3 مرات. تجمع الأطوار العضوية و تركز تحت الضغط ثم تخفف بالماء المقطر و تترك لمدة ليلة كاملة ثم ترشّح، يستخلص الراشح الناتج بواسطة خلات الإيثيل (ثلث الحجم) مرة واحدة (200ml)؛ يبخر الطور العضوي تحت الضغط ويذاب المستخلص المحصل عليه في الميثانول، أما الطور المائي فيستخلص بواسطة البيتانول 3 مرات (200ml)، يبخر الطور العضوي تحت الضغط ويذاب المستخلص المحصل عليه في الميثانول [22].

✓ طريقة الاستخلاص بواسطة الأسيتون والماء (CH<sub>3</sub>COCH<sub>3</sub>/H<sub>2</sub>O) :

نزن 200 g من المسحوق النباتي (الجزء العلوي) تنقع في إيثر البترول لمدة 24h وترشّح، وبعد الترشيح يفضل التجفيف في الهواء لمدة ساعة ثم يستخلص المسحوق النباتي بالخليط أسيتون/ماء (CH<sub>3</sub>COCH<sub>3</sub>/H<sub>2</sub>O)

على الساخن (يغلى بارتداد لمدة 7 ساعات) بعد التبريد يرشّح؛ الراشح يبخر منه الأسيتون تحت الضغط فنحصل على طور مائي يخضع لعمليات الاستخلاص التالية:

(1) استخلاص 3 مرات بثنائي إيثيل لاثير (100ml).

(2) استخلاص 3 مرات بخلات الإيثيل (100ml) [22].

## II.4.3. خواص الفلافونيدات:

الفلافونيدات مركبات هيدروكسيلية لها خواص المركبات الفينولية فهي مركبات ضعيفة الحمضية تذوب في القواعد القوية مثل هيدروكسيد الصوديوم والفلافونيدات التي تحمل المجموعة السكرية تذوب في المذيبات القطبية مثل الميثانول، الإيثانول، الماء والأسيتون. أما الفلافونيدات ضعيفة القطبية مثل الأيزوفلافونات، الفلافانونات والفلافونات التي تحمل عدد أكبر من مجموعة الميثوكسيل فهي تذوب في الكلوروفوم أو الأيثر. [17]

تعتبر الفلافونيدات كعوامل مرجعة قوية تعمل على تكسير تسلسل التفاعلات الجذرية نتيجة لبنيتها المستقرة الناتجة عن ظاهرة الرنين الإلكتروني الناشئة عن الحلقة الأروماتية. تعمل على حماية الانظمة المضادة للأكسدة داخل الخلية [14].

## II.5.3. العلاقة بين لون البقعة وبنية الفلافونيد:

لون البقع تحت الأشعة فوق البنفسجية UV لوحده أو بعد التطهير بأبخرة الأمونيا/UV يبيدي تشخيص أولي عن نوع الفلافونيد المفصول بكروماتوغرافيا الورق [18].

الجدول (7): العلاقة بين لون البقعة وبنية الفلافونيد

نوع الفلافونيد	لون البقعة	
	UV/NH <sub>3</sub> : ب	UV: ب
(4'-OH) و(5-OH) فلافون أو الفلافانول مستبدل (3-OH)، (5-OH) و(4'-OH) أو فلافانول (5-OH) أو (4'-OH) الشالكون مع افتقار الحلقة B على (OH)	أصفر، أصفر مخضر أو بني	بنفسجي داكن
فلافون أو فلافانول (5-OH) مع غياب (4'-OH) أو مستبدلة ايزوفلافون، ثنائي هيدروفلافون، وبعض (5-OH) فلافانول شالكون (2'-OH أو 6'-OH) بدون (2-OH) أو (4-OH)	تغير طفيف في اللون أو عدم حدوث تغير	
(5-OH) فلافانول	أزرق مشع	
(2-OH) شالكون و/أو بدون (4-OH)	أحمر أو برتقالي	
فلافانول فلافون تفتقر ل(5-OH) فلافانول تفتقر ل(5-OH) مع (3-OH)	أصفر مشع، أخضر أو أخضر مزرق مشع	أزرق مشع
ايزوفلافون يفتقر ل(5-OH)	تغير طفيف في اللون أو عدم حدوث تغير أو أزرق مشع	
ايزوفلافون يفتقر ل(5-OH)	أزرق مشع	غير مرني
فلافانول (3-OH) و/أو بدون (5-OH)	تغير طفيف في اللون أو عدم حدوث تغير أو أزرق مشع	أصفر باهت وأصفر أو برتقالي مشع
اورون (4'-OH)	برتقالي أو أحمر	أصفر مشع، أصفر مخضر، أزرق مخضر أو أخضر
Aurones تفتقر ل(4'-OH) وفلافانول تفتقر ل(5-OH) أو فلافانول (3-OH) و/أو بدون (5-OH)	تغير طفيف في اللون أو عدم حدوث تغير	
ثنائي هيدروفلافانول تفتقر ل(5-OH)	أصفر مشع-بنفسجي	أصفر باهت

6.3.II طرق فصل وتشخيص الفلافونيدات:

تتعدد تقنيات الفصل الكروماتوغرافي للمركبات الفلافونيدية بتعدد طرق التشخيص.

✓ كروماتوغرافيا الورقية CP

✓ كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة CCM

✓ كروماتوغرافيا ذات الكفاءة العالية HPLC

✓ كروماتوغرافيا التبادل الأيوني CCA

✓ كروماتوغرافيا العمود CC

اما طرق تشخيص المركبات الفلافونيدية فهي:

✓ الأشعة فوق البنفسجية والأشعة المرئية UV - VIS

✓ الرنين النووي المغناطيسي RMN بأنواعه

✓ مطيافية الكتلة [19].MS

7.3.II دور الفلافونيدات:

للفلافونيدات دور مهم لكل من الانسان والنبات ويتجلى هذا في:

❖ بالنسبة للنبات:

- تحمي النباتات من الأشعة فوق البنفسجية.
- مسئولة على تلوين مختلف أجزاء النبات من زهور وأوراق.
- تقوم بدور النبات في ايض النبات حيث تشارك في تنظيم نمو النبات بتأثيرها على الهرمونات النباتية.
- أداة حماية ودفاع عن النبات فهي تعيق نمو الجراثيم والبكتيريا والفطريات المسببة للأمراض الوراثية.
- تعمل على جلب الحشرات لضمان حدوث الألقاح [20].

❖ بالنسبة للإنسان:

- يعمل على حماية الكبد
- يحمي الأوردة من القصور اي منشط للشرايين والأوردة
- مضاد للأكسدة
- مضاد للفطريات والفيروسات والبكتيريا
- مضاد للالتهابات
- انخفاض حدوث السكة الدماغية [21].

## الفصل الثالث:

الفاعلية المضادة للبكتيريا

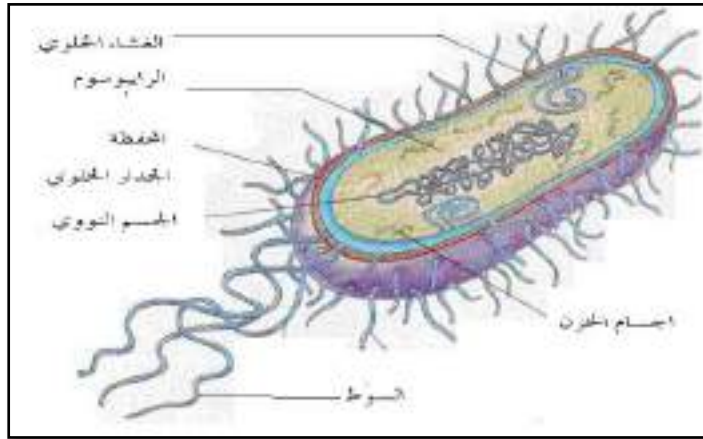
### 1.III. مدخل:

تشكل البكتيريا مجموعة الكائنات بدائية النوى تعامل معها الانسان دون ان يراها، فقد عرف انها تسبب الامراض حيث استعمل بعضها في عمليات تخمر مختلفة، ولقد كان الكشف المجهرى الاثر الكبير في التعرف عليها.

ولقد ارتبط اسم البكتيريا كثيرا بالأمراض التي تسببها للإنسان ادى الى اكتشاف المضادات لهذه البكتيريا تسمى المضادات الحيوية التي تعمل على مقاومة البكتيريا [22].

### 2.III. تعريف البكتيريا:

هي كائنات حية دقيقة مجهرية تعيش بأعداد هائلة في كل البيئة تقريباً على سطح الأرض، من فتحات أعماق البحار إلى القنوات الهضمية للبشر وتكون وحيدة الخلية تنتمي إلى مجموعة البدائيات تعتبر من اصغر الكائنات الحية، ولا تحتوي على الكلوروفيل يتراوح قطر معظمها من 0,3 و 2 ميكرون، وهي ذات أشكال مختلفة للبكتيريا قدرات استقلابية متنوعة للغاية ويمكنها استخدام أي مركب عضوي تقريباً وبعض المركبات غير العضوية كمصدر للغذاء. يمكن أن تسبب بعض أنواع البكتيريا أمراضاً للإنسان أو الحيوانات أو النباتات، ولكن معظمها غير ضار وهي عوامل بيئية نافعة تحافظ أنشطتها الأيضية على أعلى أشكال حياة [23][24].



الشكل (8): بنية البكتيريا

### 3.III. تصنيف البكتيريا:

يمكن تصنيف البكتيريا اعتماداً على الخصائص التالية:

1. الشكل الخارجي للخلية وتجمعها
2. الاستجابة لتلوين غرام (موجبة وسالبة الغرام)
3. طريقة التغذية (تكافلية، رمامية، تطفلية)
4. تكوين الابواغ [24]

4.III. السلالات البكتيرية المدروسة:

تم الحصول على السلالات البكتيرية المرجعية من المخابر البيداغوجية بكلية علوم الطبيعة والحياة في جامعة قاصدي مرباح ورقلة. تمت دراسة الفاعلية المضادة للبكتيريا بمخبر الخاص بدراسة البكتيريا في مستشفى محمد بوضياف بمساعدة أخصائين في المجال، ونعرف العينات المدروسة كالتالي:

✓ المكورات العنقودية الذهبية (*Staphylococcus aureus*):

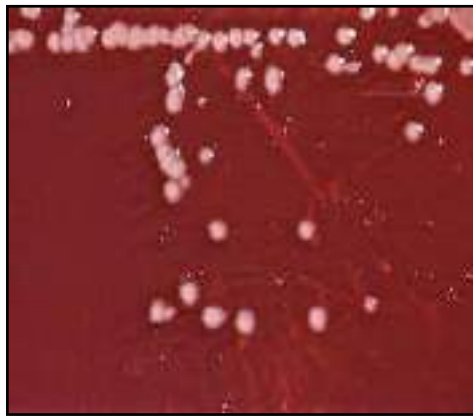
هي بكتيريا إيجابية الغرام غير متحركة، توجد في مجموعات وتنتج سموم خارجية فهي عامل ممرض انتهازى، ومسؤول عن مجموعة من الالتهابات [32].



الشكل (9): المكورات العنقودية الذهبية

✓ الزائفة الزنجارية (*Pseudomonas aeruginosa*):

هي بكتيريا سالبة الغرام، تكون على شكل قضيب ومتحركة، تمتلك واحدة أو أكثر من سوط قطبي وهي عادة بكتيريا تتواجد في التربة، تسبب أمراض انتهازية للبشر الذين يعانون من نقص المناعة وهو سبب رئيسي للإصابة بعدوى المستشفيات. يمكنها أن تصيب الجروح بحروق شديدة، مما يتسبب في تكوين القيح الأزرق [25].



الشكل (10): الزائفة الزنجارية



✓ سالمونيلا (*Typhi Salmonella*):

هي بكتيريا سالبة الغرام، متحركة لا هوائية، تكون على شكل كريات. إذا كانت غازية تسبب حمى معوية مثل التيفوئيد، سبب السمعة لتلوث الدواجن وتسمم الدم في بعض الأحيان في الأنسجة غير المعوية.



الشكل (11): سالمونيلا

✓ المكورات المعوية (*Enterococcus faecalis*):

هي بكتيريا إيجابية الغرام، لا هوائية، اختيارية. تتواجد منفردة أو في أزواج أو في سلاسل قصيرة. يعيش معظمها في الجهاز الهضمي وهي سبب في معظم التهابات المعوية التي تصيب الإنسان.



الشكل (12): المكورات المعوية

✓ العصوية الرقيقة (*Bacillus subtilis*):

هي بكتيريا إيجابية الغرام، عصوية رقيقة تتواجد في التربة والنباتات. غير مسببة للأمراض يمكن أن تلوث الطعام فإنها نادرا ما تؤدي إلى التسمم الغذائي يتم استخدامها على النباتات كمبيد للفطريات [26][27].



الشكل (13): العصوية الرقيقة

### 5.III. المضادات الحيوية:

تعرف المضادات الحيوية بأنها مركبات كيميائية منتجة بواسطة كائنات حية دقيقة، لها تأثيرات سامة اختيارية ضد كائنات حية دقيقة أخرى. في المجال التطبيقي العملي، فإن المضادات الحيوية يقتصر إطلاقها على المواد الكيميائية المنتجة بواسطة الكائنات الحية الدقيقة والتي تمنع نمو وتكثف البكتيريا والفطريات. هناك مئات المضادات الحيوية قد تم تعريفها وتحديد هويتها. نصف هذه المضادات تقريبا، ينتج بواسطة الفطريات. يبدو واضحا أن مثل هذه المواد المنتجة طبيعيا تلعب دورا هاما في المقاومة الحيوية لأمراض النبات الكامنة في التربة. [28]

### 1.5.III. تأثير المضادات الحيوية:

تعمل المضادات الحيوية على قتل الميكروب أو تثبيط الميكروبات وقد يكون مفعول المضاد على الغلاف الخارجي للخلية أو على الغلاف الداخلي أو يعمل على مستوى الخلية لايقاف تصنيع البروتين.

**الفصل الرابع:**  
**الدراسة الفيتوكيميائية للنبات**

#### 1.IV. المادة النباتية:

تم قطف النبات الطبي في شهر أواخر شهر ماي 2017 من منطقة الجنوب الجزائري. ثم جففت النبتة تحت ظروف خاصة (في الظل وبعيدا عن الرطوبة). حيث استعملت الأجزاء الهوائية للنبتة بوزن قُدر ب g 100 للدراسة الفيتوكيميائية.

#### 2.IV. الأدوات والمواد المستعملة:

✓ الأدوات: جهاز التبخير الدوار، ورق التبخير بحجم من 100 ml الى 1000، قمع الفصل، بيشر، ورق الترشيح من نوع واتمان رقم 3، ميزان الكتروني، مصباح الاشعة فوق البنفسجية.

✓ المواد: ماء مقطر، ايثانول، ايثر البترول، كلوريد الميثيلين، خلات الايثيل، البيتانول، حمض الخليك، حمض كلور الماء، كبريتات الصوديوم، الكحول الأميلي.

#### 3.IV. الاختبارات الفيتوكيميائية الأولية للمركبات الفلافونيدية:

نزن 10 غرام من مسحوق النبتة وننقعه في 150ml من حمض كلور الماء لمدة 48 h من أجل الكشف على الفلافونيدات [29].

##### 1) الفلافونيدات العامة:

نأخذ 10ml من الراشح المحضر سابقا ونضعها في بيشر ونعايره بواسطة محلول النشادر 2N حيث يتم مراقبة المعايرة بواسطة ورق pH بعد قاعدية الوسط نلاحظ ظهور اللون الأصفر الفاتح مما يدل على وجود الفلافونيدات العامة.

##### 2) الفلافونيدات الحرة:

نأخذ 5ml من الراشح المحضر سابقا ونضعها في أنبوب اختبار ونضيف له 2,5ml من الكحول الأميلي فنلاحظ بعد الرج والتوازن تلوين الطور الكحولي (الطبقة العلوية) باللون الأصفر مما يدل على تواجد الفلافونيدات الحرة.

##### 3) الفلافونيدات الجليكوزيدية:

نأخذ الطور الكحولي المحصل عليه من إختبار الفلافونيدات الحرة وذلك بفصله عن الطور المائي ثم نقوم بتبخيره تحت الضغط والراسب المحصل عليه نقوم بتذويبه في 3ml من حمض كلور الماء المخفف (1%) ثم يسخن المحلول في حمام مائي لمدة دقيقتين. بعد التبريد نضيف له 2.5 ml من الكحول الأميلي بعد الرج والتوازن نلاحظ تلوين الطور الكحولي (العلوي) باللون الأصفر مما يدل على تواجد الفلافونيدات الجليكوزيدية.

1.3.IV. النتائج و المناقشة:

الجدول (8): نتائج الكشف عن الفلافونيدات

النتيجة	الملاحظة	المركبات الفعالة
+	أصفر	الفلافونيدات العامة
+	أصفر فاتح	الفلافونيدات الحرة
+	أصفر	الفلافونيدات الجليكوزيدية

(+): إيجابي



الشكل (14): الاختبارات الفيتوكيميائية الأولية للفلافونيدات

من خلال النتائج الموضحة في الجدول (8) والشكل (14) نلاحظ أن جميع الاختبارات الفيتوكيميائية إيجابية مما يعني أن النبات الطبي غني بالمركبات الفلافونيدية.

4.IV. طرق الاستخلاص:

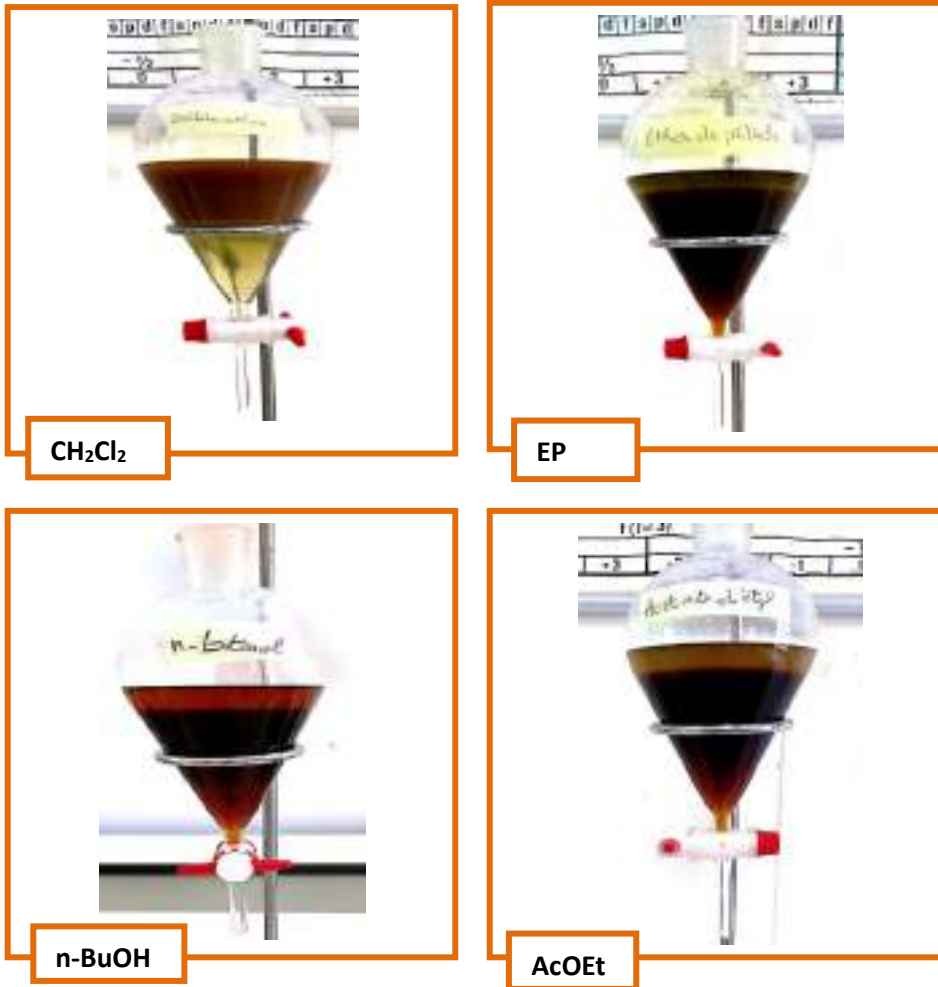
1.4.IV. استخلاص صلب- سائل:

قمنا بطحن الأجزاء الهوائية للنبات ثم أخذنا 100 غرام ووضعناها في قارورة معتمة ومحكمة الإغلاق وقمنا بنقعها ب ماء/إثانول (70/30) مدة 24 ساعة ثم قمنا بترشيحها. كررت العملية ثلاث مرات بنفس الخطوات السابقة.

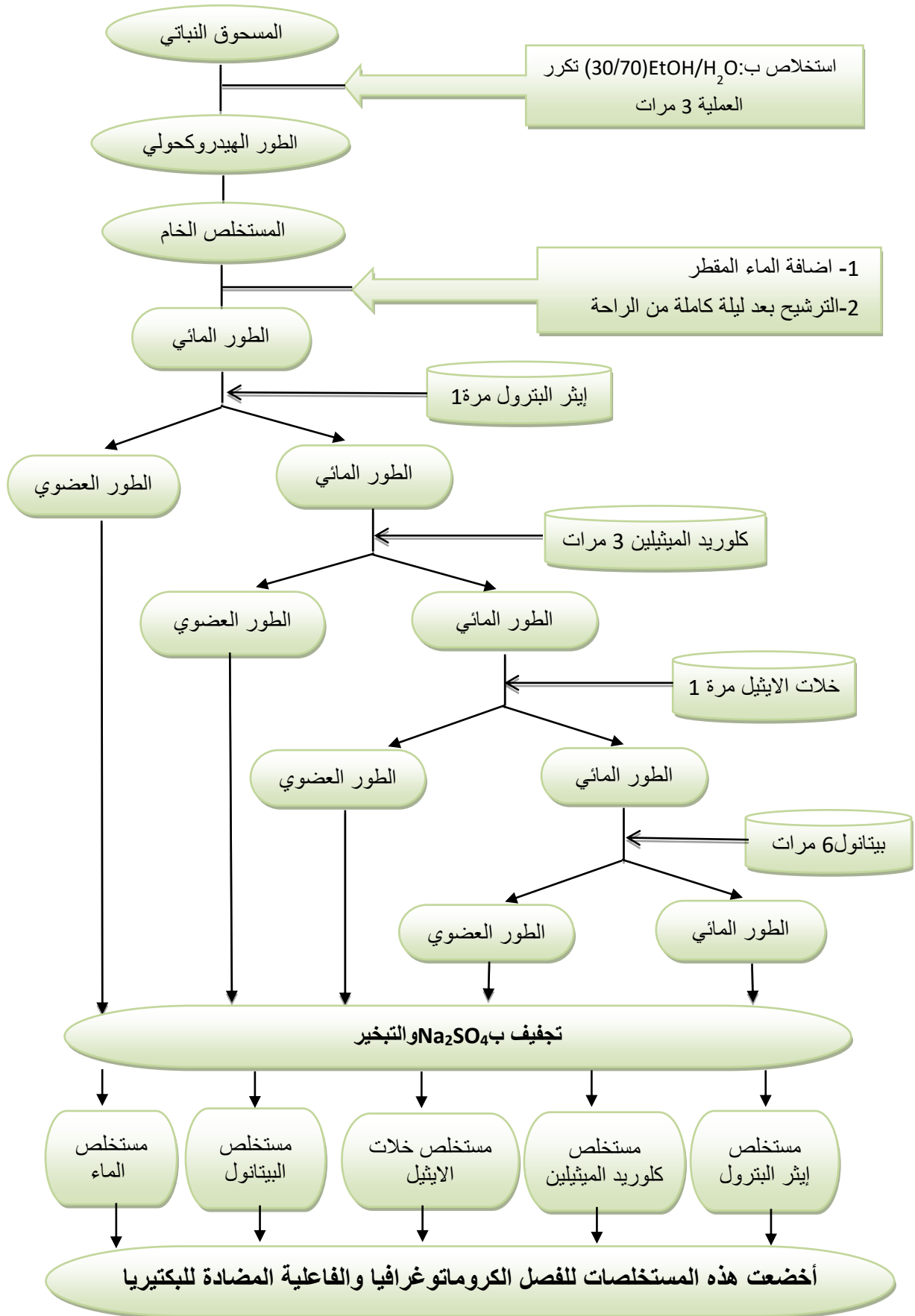
IV.4.2. استخلاص سائل- سائل:

بعد جمع الرشاحة (الطور الهيدروكولي) نقوم بتركيزها في جهاز التبخير الدوار في درجة حرارة  $39^{\circ}\text{C}$  ثم نضيف حجم معين من الماء المقطر (1kg نضيف من 400ml إلى 600) حتى تذوب الرشاحة المتحصل عليها، ثم باشرنا عملية استخلاص انتقائية بمذيبات متزايدة القطبية:

ايثر البترول (مرة واحدة)، كلوريد الميثيلين (ثلاث مرات)، خلات الايثيل (مرة واحدة)، البيتانول (سنة مرات) على التوالي بالاستعانة بحبابة الابانة كما هو موضح في الشكل التالي:



الشكل (15): إستخلاص سائل- سائل.



الشكل (16): مخطط يوضح مراحل الاستخلاص بواسطة ماء/ايثانول (30/70)

#### 3.4.IV. النتائج و المناقشة:

✓ حساب المردودية

لحساب مردود الاستخلاص قمنا بتركيز الاطوار السابقة (ثنائي كلور الميثان، خلات الايثيل، البيتانول) بالاعتماد على العلاقة التالية:

$$R\% = (m / m_0) * 100$$

حيث:

R: مردود الاستخلاص

m: الكتلة الناتجة من عملية الاستخلاص

m<sub>0</sub>: كتلة النبتة الجافة والتي تقدر ب 100g

الجدول (9): مردود الاستخلاص

المردود R(%)	الكتلة m (g)	المستخلصات
		كلوريد الميثيلين
		خلات الايثيل
		البيتانول

نلاحظ من خلال الجدول (9) أن أصغر مردود للاستخلاص كان لمستخلص خلات الايثيل و يقدر ب %.

#### 5.IV. طرق التحليل الكروماتوغرافي:

تختلف أنواع الكروماتوغرافيا في طريقة فصل وتنقية المواد الكيميائية المختلطة حيث يتم اعتماد أحد تقنياتها على طبيعة مكونات الخليط وطبيعة الأطوار (المتحرك والثابت) [30].

حيث عالجتنا مستخلص كلوريد الميثيلين بكروماتوغرافيا الغازية المرفقة بمطيافية الكتلة ومستخلص خلات الايثيل والبيتانول بكروماتوغرافيا الورق والطبقة الرقيقة بالإضافة الى كروماتوغرافيا العمود بالنسبة للمستخلص البيتانولي.



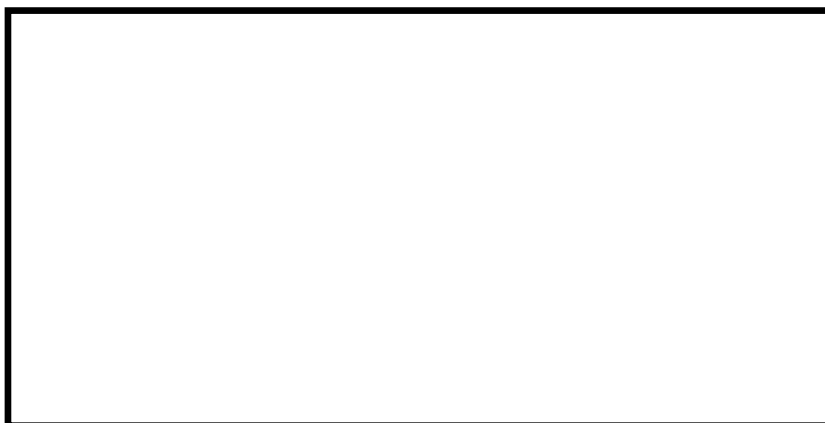
1.5.IV. الكروماتوغرافيا الغازية المرفقة بمطيافية الكتلة:

هي تقنية من التقنيات التي تطبق في الدراسات التحليلية للمركبات العضوية وخاصة تلك القابلة للتبخر، مقدار العينة المدروسة يتراوح من mg الى  $\mu\text{g}$  ازدواجية هذه التقنية بمطيافية الكتلة ادى الى التسريع والتدقيق في تحديد الصيغ الكيميائية للمركبات المفصلة [22].

جرى تحليل مستخلص ثنائي كلور الميثان لنبات الطبي عند الشروط التجريبية المذكورة أدناه بجهاز كروماتوغرافيا الغازية المرفقة بجهاز مطيافية الكتلة فتحصلنا على الكروماتوغرام الموضح في الشكل (18).

الشروط التجريبية:

- ✓ نوع جهاز الكروماتوغرافيا: Clarus 600T
- ✓ نوع عمود الكروماتوغرافيا: RTx-5ms
- ✓ أبعاد عمود الكروماتوغرافيا: طول 30 m، قطر 0.25mm
- ✓ الغاز الناقل: الهيليوم (He)
- ✓ تقنية الحقن: PFlow-He
- ✓ درجة الحرارة عند الحقن:  $45^{\circ}\text{C}$
- ✓ سرعة التدفق: عادية
- ✓ برنامج الحرارة:
- 1)  $45^{\circ}\text{C}$  لمدة 1 min.
- 2)  $155^{\circ}\text{C}$  لمدة 2min ، بزيادة  $15^{\circ}\text{C}$  لكل دقيقة.
- 3)  $270^{\circ}\text{C}$  لمدة 10 min ، بزيادة  $5^{\circ}\text{C}$  لكل دقيقة.
- ✓ معدل التدفق: 1ml/min
- ✓ الكمية المحقونة: 1l  $\mu$
- ✓ نوع الكاشف: مطيافية الكتلة PEAutoSystem GC withbuilt-in Autosampler
- ✓ كمون التأين: 5mV



الشكل (17): كروماتوغرام مستخلص كلوريد الميثيلين

1.1.5.IV. النتائج والمناقشة:

الجدول (10): نتائج الفصل الكروماتوغرافيا الغازية المرفقة بمطيافية الكتلة GC-MS لمستخلص كلوريد الميثيلين

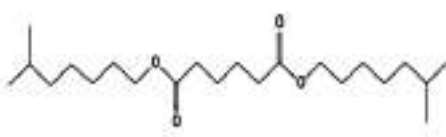
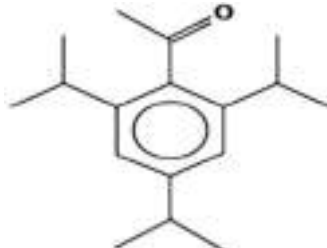
أسماء المركبات المرجعية المقترحة	نسب احتمال المركبات الناتجة (%)	زمن الاحتجاز RT
(1S,2S,3R,5S)-(+)-Pinanediol		
2-Cyclohexen-1-ol, 1-methyl-4-(1-methylethenyl)-,trans		
2-Cyclohexen-1-one, 4-hydroxy-3-methyl-6-(1-methylethyl)-,trans		
2-Cyclohexen-1-one, 3-(hydroxymethyl)-6-(1-methylethyl)-		
$\alpha$ -2,6,6-Tetramethyl-1-Cyclohexene-1-methanol		
2',4',6'-Triisopropylacetophenone		
3H-Naphtho[2,3-b]furan-2-one, 4-hydroxy-4a,5-dimethyl-3-methylene-3a,4,4a,5,6,7,9,9a-octahydro-		
Senecionine		
Diisooctyladipate		
Integerrimine		

الدراسة التحليلية بواسطة كروماتوغرافيا الغازية المرفقة بمطيافية الكتلة لمستخلص ثنائي كلور الميثان للنبات الطبي الممتل في الجدول (10) أظهرت وجود 10 مركبات كيميائية.

## الفصل الرابع الدراسة الفيتوكيميائية للنبات

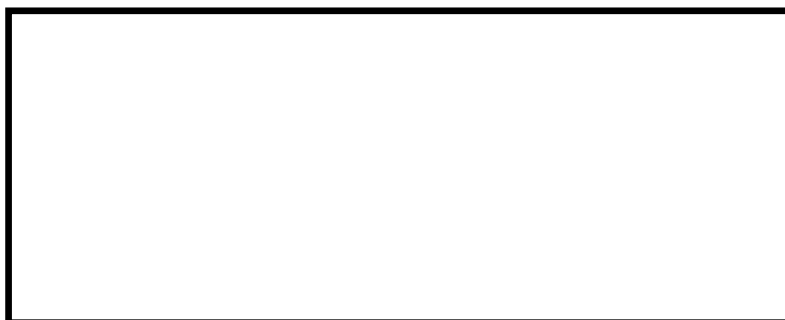
تم الحصول على مركبين كيميائيين من المستخلص المدروس كما هو مبين في الجدول (11)، حيث كانت الذروة لزمن الاحتجاز ( ) لها طيف كتلة عند ذروة أساس ( ) ينسب الى المركب Diisooctyladipate. أما الذروة المميزة الثانية عند زمن الاحتجاز ( ) فكان طيف كتلتها له ذروة أساس ( ) ينسب الى المركب 6'-Triisopropylacetophenone[31][30]،4'،2'.

الجدول (11): بعض المركبات المرجعية ذات اعلى نسبة تواجد

الصيغة الكيميائية المفصلة	الصيغة الكيميائية المجملة	الوزن الجزيئي (M)	ذروة أساس المركبات المرجعية (M/Z)	النسبة (%)	زمن الاحتجاز RT
	C <sub>22</sub> H <sub>42</sub> O <sub>4</sub>	370,566			
	C <sub>17</sub> H <sub>26</sub> O	246,39			



الشكل (18): طيف الكتلة للمركب الناتج عند زمن احتجاز ( )



الشكل (19): طيف الكتلة للمركب الناتج عند زمن احتجاز ( )

#### 2.5.IV. كروماتوغرافيا الورق CP:

يمكن استعمال هذه التقنية مباشرة على المستخلص في حالة عدم غنائه بالمركبات الفلافونيدية. كما تستعمل لجمع وفصل الكسور المحصل عليها من العمود الكروماتوغرافي.

يكون الورق المستعمل من نوع وتمان رقم 1 أو 3 حيث يوضع الخليط بواسطة ماصة على كامل عرض الورق على مسافة 2cm من الحافة السفلية للورق، وبعد ان تجف تغمس في المملص اين تبدأ الحزم في الصعود تدريجيا حتى الوصول الى الحافة العلوية للورقة.

بعد جفاف الورقة يتم الاستعانة بمصباح وود لدراسة الحزم [14].

قمنا في عملنا هذا باستعمال الانظمة التالية في نوعين من الكروماتوغرافيا الورق احادية البعد وثنائية البعد:

(1) BAW: قمنا بمزج (الماء: حمض الخليك: البيتانول) بالنسب التالية على الترتيب (5/1/4)

(2) حمض الخليك 20%

#### 1.2.5.IV. كروماتوغرافيا الورق احادية البعد:

✓ تحضير الورق:

نأخذ ورق وتمان رقم 3 ذو الابعاد 10×20cm نترك 3 سم على الحافة السفلية للورقة ونرسم خط رفيع بالقلم الرصاص ثم نحدد مكان وضع البقع بحيث توضع البقع على شكل خط بطول 1cm. ونترك مسافة 2 cm بين بقعة و اخرى و نتركها لتجف.

✓ وضع البقع:

بواسطة انابيب شعرية يتم وضع بقعة من كل مستخلص على شكل خط بطول 1cm حتى تجف جيدا.

✓ تحضير الطور المتحرك:

• الطور المتحرك 1(BAW):

نأخذ 40 ml من البيتانول و 10ml من حمض الخل و 50ml من الماء المقطر نقوم بمزجها جميعا في قمع الفصل (حبابة ابانة). بعد الرج والتوازن تتشكل طبقتين متميزتين (محلول غير متجانس) يفصل الطور الذي يكون في الاعلى.

• الطور المتحرك 2 (AcOH):

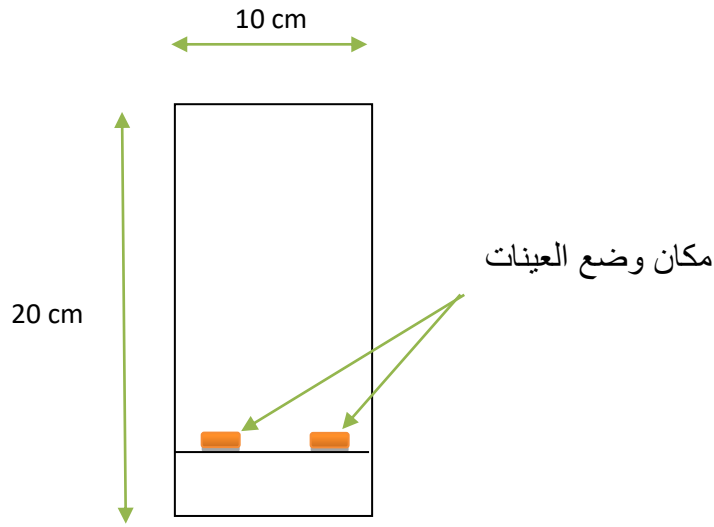
## الفصل الرابع الدراسة الفيتوكيميائية للنبات

يأخذ 20 ml من حمض الخل و80 ml من الماء المقطر وتمزج مع بعض نتحصل على محلول متجانس.

✓ عملية الفصل:

يوضع الورق الكروماتوغرافي CP المحضرة سابقا في الخلية التي تحوي الطور المتحرك 1 بشكل عمودي، تغلق الخلية باحكام وتترك دون تحريك فتبدأ عملية الفصل بصعود الطور المتحرك بالخاصية الشعرية على طول الورق آخذا معه المركبات المماثلة له في القطبية وبهذه الطريقة يتم فصل مختلف المركبات حسب قطبيتها.

بعد مرور مدة زمنية الى ان يصل الطور المتحرك الى خط الوصول المحدد يتم استخراج الورقة ووضعها تجف جيدا في الهواء ثم توضع تحت مصباح الأشعة فوق البنفسجية (وود).



الشكل (20): تحضير كروماتوغرافيا الورق أحادية البعد

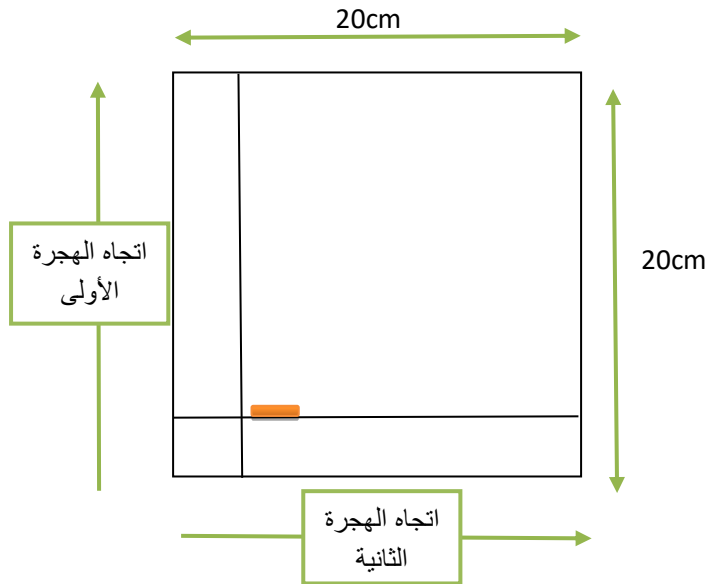


الشكل (21): كروماتوغرامات CP أحادية البعد

IV.2.5.2. كروماتوغرافيا الورق ثنائية البعد:

نأخذ ورق وتمان رقم 3 ذو الابعاد (20×20cm) بحيث نترك مسافة 5cm من جهة و 5cm من الجهة العمودية عليها ثم نرسم خط رفيع بالقلم رصاص على بعد 1cm من نفس الجهتين ونحدد مكان وضع البقع حيث 2cm بين البقع كما موضح في الشكل التالي:

ندخل الورقة في الخلية ونتركها حتى يصل الطور المتحرك (1) الى خط النهاية نخرج الورق ونتركها تجف ثم ندخلها في الطور المتحرك (2) بالاتجاه الاخر المحدد نتركها ليصل الطور المتحرك للأعلى ثم نخرجها لتجف جيدا.



الشكل (22): تحضير كروماتوغرافيا الورق ثنائية البعد



الشكل (23): كروماتوغرام CP ثنائية البعد

3.2.5.IV. النتائج والمناقشة:

✓ كروماتوغرافيا احادية البعد

الجدول(12): نتائج الفصل بكروماتوغرافيا الورق أحادية البعد

عدد البقع	اللون	الاطوار	المستخلص
1		BAW	البيتانول Ex. But
1			
1			
1			
1			
1		AcOH	
2			
1		BAW	
1			
1		AcOH	خلات الايثيل Ex. Ac
1			
1			
1			
1			
1			
1			

من خلال النتائج الموضحة في الشكل(21) والجدول(12) تبين بأن المركبات الفلافونيدية الموجودة في مستخلص البيتانولي تختلف عن تلك الموجودة في مستخلص خلات الايثيل ولتأكيد هذه الملاحظة يتوجب علينا اجراء كروماتوغرافيا ثنائية البعد

✓ كروماتوغرافيا ثنائية البعد

الجدول(13): نتائج الفصل بكروماتوغرافيا الورق ثنائية البعد

لون البقع	عدد البقع	المستخلص
	1	البيتانول Ex. But
	2	
	1	
	1	
	1	
	1	خلات الايثيل Ex. Ac
	1	
	1	
	1	

من خلال النتائج الموضحة في الشكل (23) والملخصة في الجدول (13)، نجد أن أغلب البقع الظاهرة في كروماتوغرافيا الورقية أحادية البعد اغلبها ظهرت في الكروماتوغرافيا ثنائية البعد لكلا المستخلصين، وهذا يؤكد الاختلاف البنوي للفلافونيدات الموجودة في المستخلص البيتانولي و مستخلص خلات الايثيل للنبات الطبي.

#### 3.5.IV. كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة (TLC):

كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة من ابسط انواع الكروماتوغرافيا، تكون المركبات المفصولة منتشرة بين الطور الثابت والمتحرك، عموما الطور الثابت يكون مشكل من صفيحة زجاجية، بلاستيكية او الالمنيوم مغطاة بطبقة رقيقة من مادة بيولوجيا ماصة ( gel de silice أو gel de cellulose ) الطور المتحرك هو سائل مذيب للعينة المراد تحليل مكوناتها، حيث يهاجر الطور المتحرك على طول الطور الثابت فيجذب العينة معه. المواد المكونة للعينة تفصل وتنتشر بفضل صعود وارتقاء الطور المتحرك على طول الطور الثابت. يعتمد فصل المكونات على درجة امتصاص الطور الثابت ونسبة ذوبان العينة في الطور المتحرك. يتم الكشف على الجزيئات المكونة للعينة اما بعرض الصفيحة تحت مصباح الاشعة فوق البنفسجية (وود) او برش بعض الكواشف [32].

قمنا بدراسة المستخلصين (البتانولي و خلات الايثيل) بكروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة في عدة أنظمة مختلفة بهدف اختيار أحسن نظام لفصل المركبات الفعالة في كلا المستخلصين.

#### ✓ تحضير صفيحة TLC:

قطعنا صفيحة كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة بالأبعاد (5cm×10cm) حيث الطور الثابت هو السيليكا جال (Silica gel). نرسم على بعد 1cm من الجهة السفلية خط رفيع بقلم الرصاص ونعين عليه مكان وضع البقع ب0.5cm لكل بقعة ونترك مسافة 2cm بين كل بقعة وأخرى ثم بواسطة أنابيب شعرية نضع بقعة بعرض 1cm من كل مستخلص في مكانها المحدد على الصفيحة اذا كانت البقع غير مركزة فتكرر العملية بعد أن تجف البقعة.

#### ✓ تحضير الطور المتحرك:

من أجل اختيار أحسن الأنظمة التي تفصل كلا من مكونات المستخلص البيتانولي و خلات الايثيل تم اختبار عدة أنظمة منها:

- هيكسان/كلوروفورم/ميثانول (4:1:1)
- خلات الايثيل/ميثانول(1:4)(2:3)(3:2)(4:1)



- خلاات الايثيل/ميثانول/ماء (1:1:20)
- خلاات الايثيل/حمض النمل/حمض الخل/ماء (100:11:11:27)

وتوصلنا الى أحسن الأنظمة لفصل كلا المستخلصين تتجلى في:

• بالنسبة للمستخلص البيتانولي:

- كلوريد الميثيلين/ميثانول/ماء (70:30:3)
- كلوروفورم/خلاات الايثيل/ميثانول (1:1:5)

• بالنسبة لمستخلص خلاات الايثيل:

- خلاات الايثيل/ميثانول/ماء (2:0،2:0،2)
- هكسان/كلوروفورم/ميثانول (2/3/1)

• بالنسبة لكلا المستخلصين:

- كلوروفورم/ميثانول (3:1)
- خلاات الايثيل/ميثانول/ماء (2:0،3:0،3)
- خلاات الايثيل/ميثانول/ماء/حمض الخل (1:1:1:20)

IV.3.5.1. النتائج والمناقشة:

خلاات الايثيل/ميثانول/ماء/حمض الخل (20:1:1:1)	خلاات الايثيل/ميثانول/ماء (0,3:0,3:2)	كلوروفورم/ميثانول (1:3)
--	--	----------------------------

الشكل (24): كروماتوغرامات TLC مستخلص البيتانول وخلاات الايثيل في وجود كاشف حمض الكبريت من خلال نتائج الفصل بكروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة توصلنا الى أن نظام كلوروفورم/ميثانول (3:1) هو الأفضل لفصل مكونات المستخلص البيتانولي وخلاات الايثيل معا.

IV.4.5. كروماتوغرافيا العمود CC:

هي طريقة كلاسيكية الهدف منها هو فصل خليط معقد من المركبات وخاصة المركبات الفلافونيدية ويستعمل لهذا الغرض السيليكاجال، السيليلوز ومتعدد الاميد كدعامة ثابتة.

حيث يستخدم السيليكا جال لفصل الفلافونيدات الاقل قطبية، اما السيليلوز فقد اثبتت فعاليته في فصل الفلافونيدات الغليكوزيدية غير ان متعدد الاميد لقي تطبيق واسع النطاق في فصل الفلافونيدات الغليكوزيدية عن بعضها البعض. ويتلخص اجراء هذه التقنية في مايلي:

اختيار العمود والذي تختلف ابعاده باختلاف كمية المستخلص الذي تجرى عليه هذه التقنية، ويثبت بواسطة حامل ويعبأ بالطور الثابت مشبع بالمذيب الاقل قطبية [33].

اخترنا طريقة كروماتوغرافيا العمود لفصل مكونات مستخلص البيتانول؛ وذلك لوجود عدد معتبر من المركبات الفلافونيدية حسب كروماتوغرافيا الورق والطبقة الرقيقة.

### ✓ تحضير العينة:

نأخذ المستخلص البيتانولي ونضيف اليه نصف الكمية من متعدد الاميد الخاص بالكروماتوغرافيا التحضيرية ثم نذيب الخليط في كمية من الميثانول، بعدها نقوم بتركيزه في جهاز التبخير الدوار لنحصل في الاخير على مسحوق مكون من مستخلص ممتز على متعدد الاميد.

### ✓ تحضير العمود:

1. تم تحضير عمود بطول 51 سم وقطره 3 سم. نقوم بغسل العمود بالماء المقطر ثم الميثانول.
2. ثم نقوم بتعبئة العمود بمتعدد الاميد المذاب في الطولين حتى نصل الى  $3/2$  من طول العمود.
3. ندخل ورق ترشيح قطرها بقطر فتحة العمود ثم قطن بعدها ورق ترشيح مكان الرمل.
4. نترك كمية من الطولين بمسافة 3cm ونضيف العينة الى  $1/3$  المتبقية من طول العمود.
5. نضيف القطن ونرصه فوق المستخلص مع اضافة حجم معين من الطولين لكي لا يجف العمود.



الشكل (25): تقنية كروماتوغرافيا العمود

1.4.5.IV. النتائج والمناقشة:

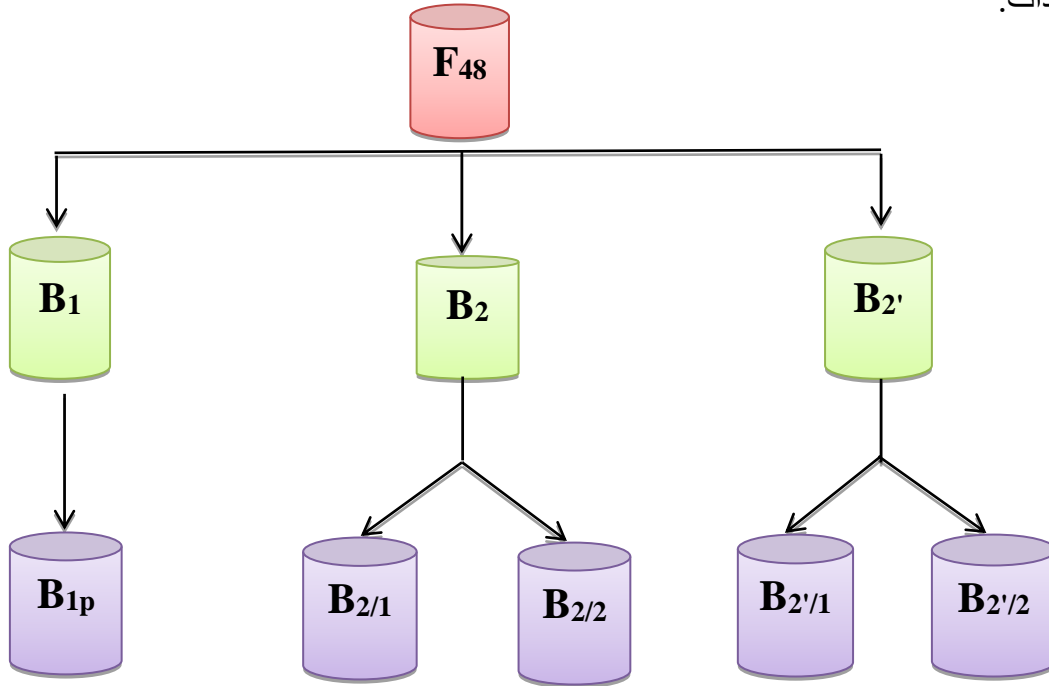
تحصلنا بعد الفصل الأولي بكروماتوغرافيا العمود لمستخلص البيتانول على 96 كسرتم تجميعها الى 15 كسر بالاستعانة بكروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة. الجدول (14) يوضح الكسور المتحصل عليها.

الجدول(14):نتائج الفصل بكروماتوغرافيا العمود

ميثانول	تولوين	الكسور بعد التجميع	الكسور قبل التجميع
0	100	F <sub>1</sub>	1
0	100	F <sub>2</sub>	4----2
02	98		8----5
05	95		14----9
05	95	F <sub>15</sub>	16----15
07	93	F <sub>20</sub>	19----17
07	93		20
10	90	F <sub>21</sub>	32----21
15	85		36----33
20	80		39----37
20	80	F <sub>40</sub>	40
20	80	F <sub>43</sub>	47----43
20	80	F <sub>48</sub>	52----48
30	70	F <sub>53</sub>	55----53
30	70	F <sub>56</sub>	64----56
50	50		68----65
50	50	F <sub>69</sub>	72----69
50	50	F <sub>73</sub>	73
50	50	F <sub>74</sub>	74
50	50	F <sub>75</sub>	76----75
20	80		88----77
100	0		93----89
100	0	F <sub>94</sub>	96----94

#### 5.5.IV. الفصل والتنقية:

بغرض فصل المركبات الفلافونيدية تم دراسة الكسر  $F_{48}$  الذي حددت كتلته ب  $g$  بتقنية كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة باستخدام نظام كلوروفورم/ميثانول (9/1). كان اعتمادنا في اختيار الكسر  $F_{48}$  على لون البقعة تحت الأشعة فوق البنفسجية والتي تظهر بلون بنفسجي مسود الذي يدل على وجود الفلافونيدات.



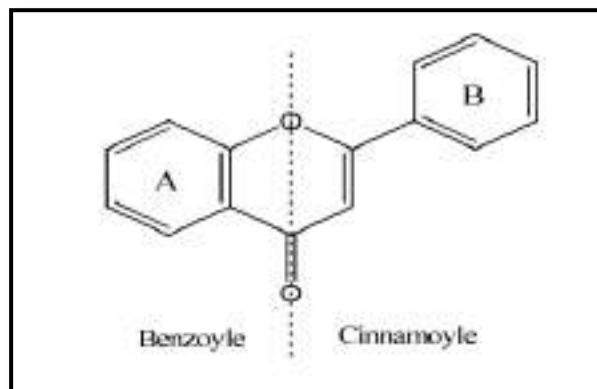
الشكل (26): مراحل الفصل والتنقية للكسر  $F_{48}$  بواسطة كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة التحضيرية

#### 6.IV. مطيافية الأشعة المرئية وفوق البنفسجية (UV-Vis):

تعتبر مطيافية الأشعة فوق البنفسجية تقنية سهلة الاستعمال ولا تتطلب كمية كبيرة من المركب المراد تحليله، تلعب الاطياف المحصل عليها دورا هاما في التعرف على مختلف بنى المركبات الفلافونيدية، وهذا راجع الى المعلومات الوافرة التي تقدمها حيث تسمح بمعرفة الهيدروكسيلات الحرة وموقعها على الهيكل الفلافونيدي وذلك بتشكيل ايونات او معقدات مع مختلف الكواشف التي تترجم على طيف UV بازاحةباتوكروومية او هبسوكروومية للحزم الممتصة بالنسبة الى طيف مرجعي ممتص في الوسط الميثانولي، ويتميز هذا الاخير بعصابتين امتصاص اساسيتين العصابة I العصابة II [16][18].

#### 1. 6.IV. طيف الامتصاص للفلافونيدات في الوسط الميثانولي:

يعطي طيف الفلافونويدات الحاوية على مجموعة الكربونيل في الموقع C<sub>4</sub> (فلافون او فلافانول) عصبتين I و II تبعاً للشكل الموالي [34]:



الشكل (27): ترافق مجموعة الكربونيل مع الحلقتين البنزيتيين A و B

**العصبة I:** تكون ذات قيمة امتصاص عظمى في حدود ( 300 - 400 ) nm والمميزة لامتصاص الصورة Cinnamoyle الناتج عن مجموعة الكربونيل C<sub>4</sub> مع الرابطة الثنائية للحلقة B. اذ تسمح بتمييز الفلافون عن الفلافونول وتعطي معلومات عن التغيرات البنوية للحلقتين B و C.

**العصبة II:** ذات قيمة امتصاص عظمى في حدود (250 - 280 nm) وهي ناتجة عن الشكل Benzoyle الناجم عن ترافق مجموعة الكربونيل مع الحلقة العطرية وهذا ما يمكننا من الكشف عن الهياكل الفلافونيدية المختلفة حسب الجدول التالي:

الجدول (15): الانزياحات الملاحظة للعصبتين I و II في الميثانول

نوع الفلافونويد	العصبة II nm	العصبة I (nm)
فلافون	280 – 250	350 – 310
فلافونول 3-OH مستبدل	280 – 250	360 – 330
فلافونول 3-OH حر	280 – 250	385 – 350
ايزوفلافون	275 – 245	330 - 310
فلافانول و Dihydroflavonol	295 – 257	330 – 300
شالكون	270 – 220	390 – 340
اورون	270 – 220	430 - 380
انثوسيانيدين وانثوسيانين	270 – 230	560 – 465

## الفصل الرابع الدراسة الفيتوكيميائية للنبات

يعتمد الطول الموجي للحزمتين على عدد و موقع مجموعات الهيدروكسيل البديلة، فمن الملاحظ أنه كلما زادت مجاميع الهيدروكسيل زاد الطول الموجي (انزياح باثوكرومي). وعند استبدال مجموعات الهيدروكسيل بمجموعات ميثوكسيل، أو وحدات سكر تنزاح حزمتا الامتصاص إلى طول موجي أقل (ايبسوكرومي) [20].

### IV.6.2. طيف الامتصاص للفلافونيدات في وجود الكواشف:

#### ✓ في وجود NaOH (NaOMe):

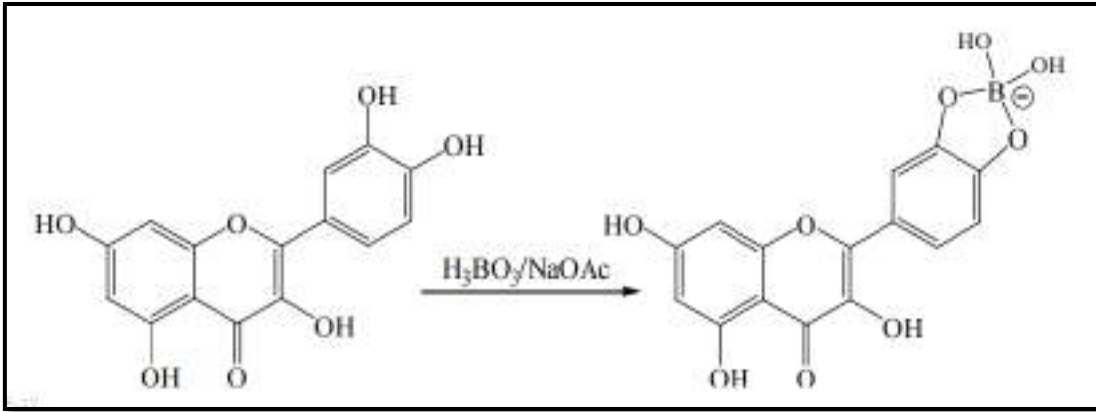
NaOH قاعدة قوية تؤين كل هيدروكسيلاتالفلافونويد اذ تحدث انزياح باثوكرومي للطف يكون واضح في العصابة I.

#### ✓ في وجود NaOAc:

تعتبر قاعدة ضعيفة مقارنة بNaOH فهي تاین فقط الهيدروكسيلات الاكثر حامضية C<sub>7</sub>، C<sub>3</sub>، C<sub>4</sub>' ويعتبر NaOAc كاشفا نوعيا لهيدروكسيل الموضع C<sub>7</sub>.

#### ✓ في وجود NaOAc+H<sub>3</sub>BO<sub>3</sub>:

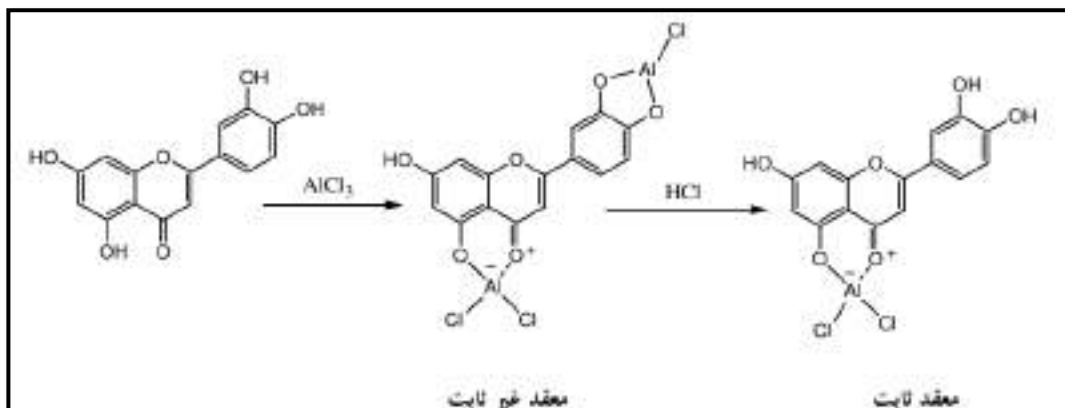
يستعمل هذا المحلول في للكشف عن اورثو ثنائي هيدروكسيل، فيتشكل حمض البوريك في وجود خلات الصوديوم معقدات مع الهيدروكسيلاتالفينولية في الموضع اورثو الموضح في الشكل التالي:



الشكل(28): يوضح المعقد المتكون بين الفلافونيد والمحلول (NaOAc+H<sub>3</sub>BO<sub>3</sub>)

#### ✓ في وجود HCl + AlCl<sub>3</sub>:

يؤدي إضافة كلوريد الالمنيوم الى العينة (مركب+ميثانول) في الوسط الحمضي إلى تشكيل 3 معقدات ثابتة مع مجموعة الكربونيل، و هيدروكسيلات المواقع تشكل 3 او 5 معقدات غير ثابتة مع جملة أورثو ثنائي الهيدروكسيل مثل 3' و 4' كما هو موضح في الشكل التالي [35]:



الشكل (29): المعقد الثابت ومعقد غير ثابت بين الفلافونيد و  $AlCl_3$  قبل وبعد اضافة HCl

الجدول (16): أهم الانزياحات الملاحظة على العصابة I و II بعد اضافة الكواشف [39][18]

التفسير	الانزياحات الكيميائية		الكواشف
	العصابة II	العصابة I	
فلافون	280-250	350-304	MeOH
فلافونول(3-OH)	280-250	385-352	
فلافونول(3-OR)	280-250	380-350	
4'-OH 4'-OR و 3-OH 7-OH	44+ الى 65 1. بـستقرار أو ارتفاع الشدة 2. انخفاض الشدة 3. عصابة جديدة (335-320)		NaOH
5-OH 3-OH	20+ الى 45 60+		$AlCl_3/MeOH$
أورثو ثنائي OH (B) + أورثو ثنائي OH (A) أورثو ثنائي OH (B)	20- الى 40- 20- الى 25-		$AlCl_3+HCl/$ $AlCl_3$
5-OH مع (6-O) 5-OH فلافون و 3-OH فلافون 3-OH مع/أوبدون 5-OH	17+ الى 20 35+ الى 55 50+ الى 60		$AlCl_3+HCl/$ MeOH
7-OH 7-OR 7-6 أو 7-8 أو 4'-3' ثنائي OH 7-6-5 أو 7-5-8 أو 3'-3'-4' ثلاثي OH	5+ الى 20 1. انزياح ضعيف جدا 2. نقصان في الشدة مع الوقت 3. تجزء الطيف مع الوقت		NaOAc/MeOH
4'-3' ثنائي OH 7-6 أو 7-8 ثنائي OH	12+ الى 36 5+ الى 10		NaOAc+ $H_3BO_3/$ MeOH

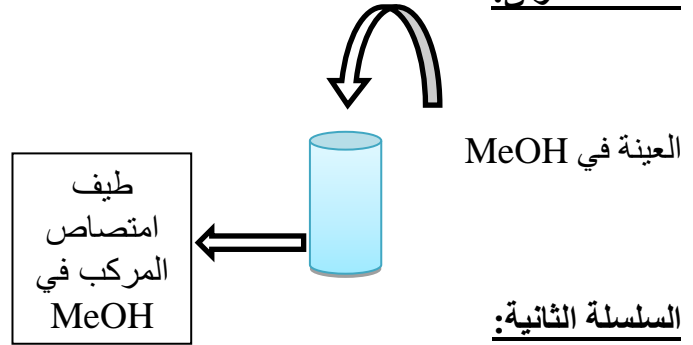
الجدول (17): أهم الانزياحات الملاحظة على العصابة I و II بعد اضافة الكواشف [39][18]

التفسير	الازاحة الكيميائية (nm)		الكاشف
	العصابة II	العصابة I	
(ISO) ايزوفلافون	245-270	-	MeOH
(FLN) فلافون	270-295	-	
(Dihflvol)ثنائي هيدروفلافونول	270-295	-	
3'.4' diOH (ISO)	انخفاض في الشدة مع مرور الوقت		NaOMe/MeOH
5.7 diOH(Dihflvol)	34-40		
7-OH (Dihflvol)	55-60		
5.7diOH(FLN)	35		
7-OH (FLN)	60		
5.6.7 triOH أو 6.7.8 triOH(FLN)	انقسام الطيف مع مرور الوقت		
7-OH (ISO)	(تفكك الطيف مع الزمن) 6-20		NaOAc/MeOH
5.7diOH(FLN)	34-37		
5.7 diOH(Dihflvol)	51-58		
5.6.7 triOH	انقسام الطيف مع مرور الوقت		
6.7 diOH	10-15		NaOAc+H <sub>3</sub> BO <sub>3</sub> /MeOH
6.7 diOH أو 7.8diOH	إزاحة باتوكرومية		AlCl <sub>3</sub> / AlCl <sub>3</sub> +HCl
5-OH (ISO)	10-14		AlCl <sub>3</sub> +HCl/MeOH
5-OH(FLN)(Dihflvol)	20-26		

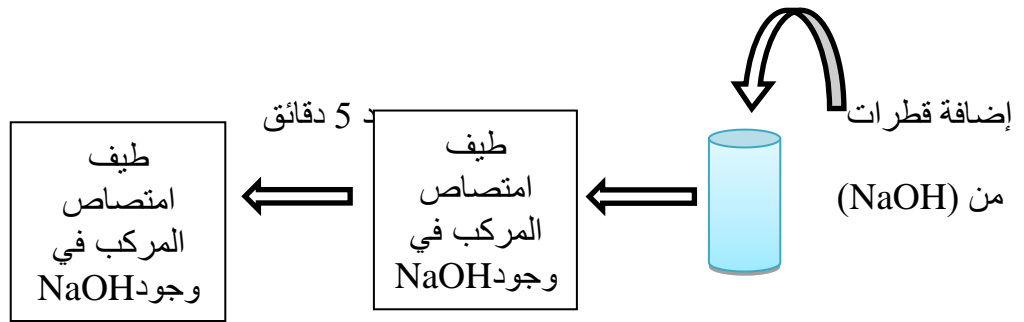


3.6.IV. مراحل السلسلة الطيفية

السلسلة الأولى:



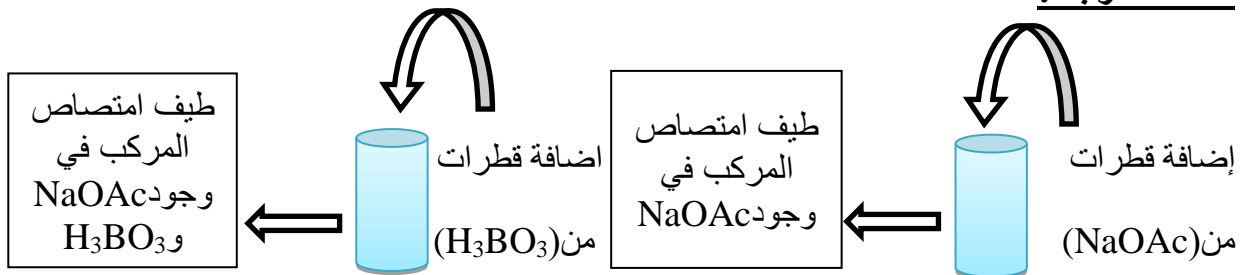
السلسلة الثانية:



السلسلة الثالثة:

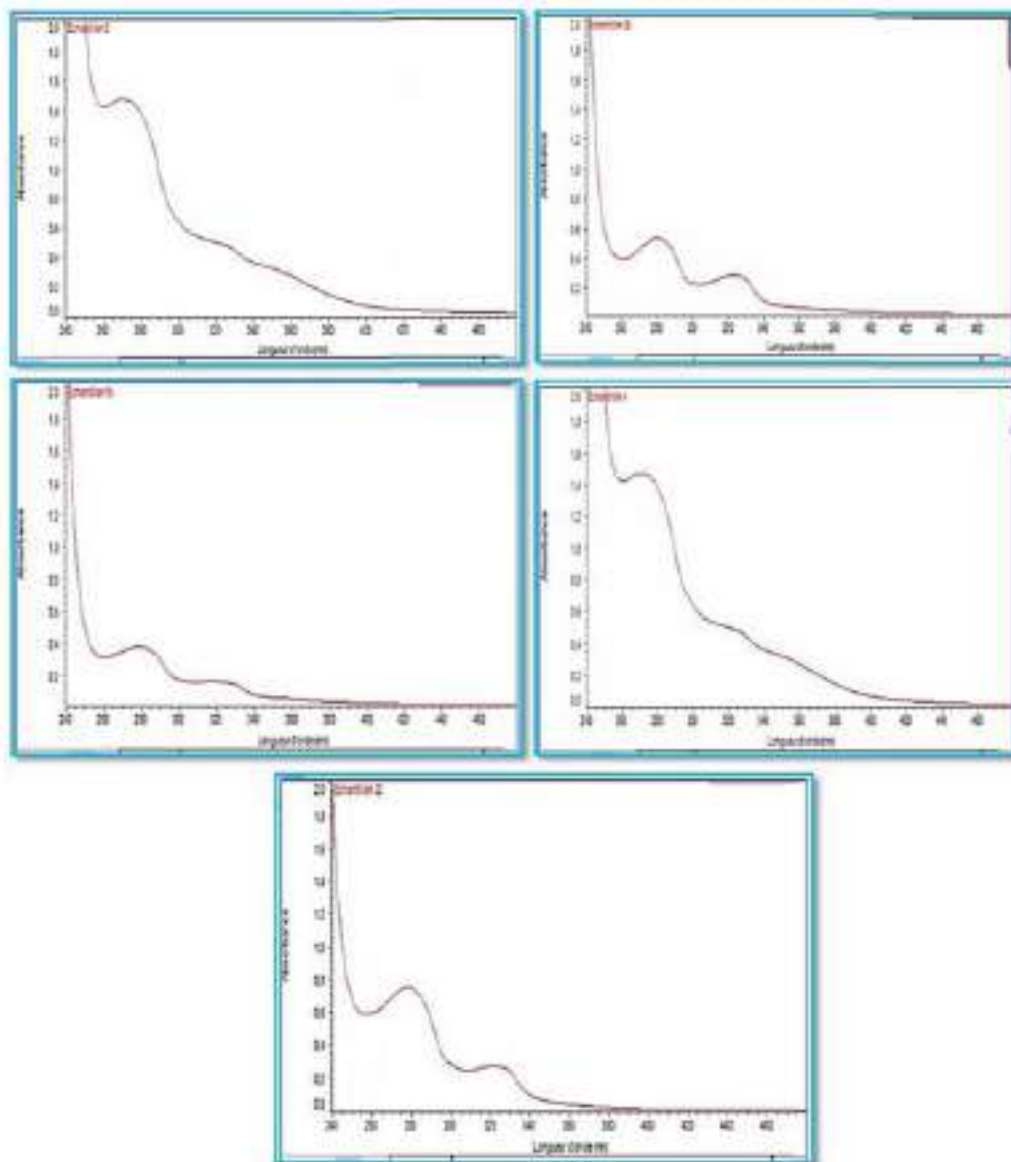


السلسلة الرابعة:



الشكل (30): مراحل الدراسة الطيفية (UV-Vis) للفلافونيدات

4.6.IV. النتائج والمناقشة:



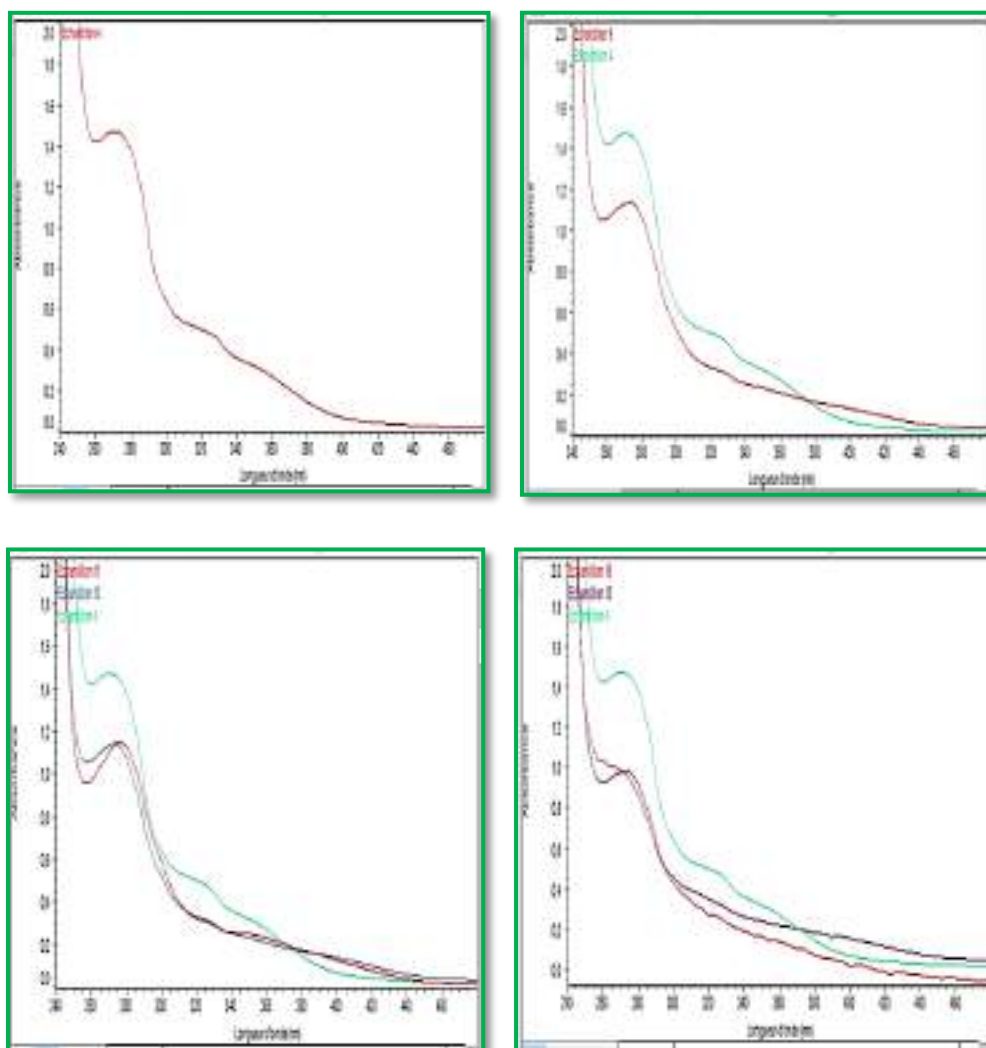
الشكل(31): أطياف الامتصاص في الميثانول للمركبات المفصول

الجدول(18): الانزياحات الملاحظة للمركبات المفصولة في الميثانول

نوع الفلافونيد	العصابة I (nm)	العصابة II (nm)	MeOH
			B <sub>1p</sub>
			B <sub>2/1</sub>
			B <sub>2/2</sub>
			B <sub>2/1</sub>

من خلال الجدول (17) والشكل (32) تبين لنا أن هناك تطابق في الأطوال الموجية للعصابتين I وII وهذا يدل على أن المركب B<sub>1p</sub> نفسه المركب B<sub>2</sub>/1.

IV.6.4.1. السلسلة الطيفية لامتصاص المركب B<sub>2</sub>/1 في وجود الكواشف



الشكل (32): سلسلة أطياف الامتصاص للمركب B<sub>2</sub>/1 في وجود الكواشف

الجدول (19): معطيات UV-Vis بالنسبة للمركب B<sub>2</sub>/1

التفسير	الازاحة الملاحظة (nm)		الكواشف
	العصابة II	العصابة I	
			MeOH
-		-	NaOH
-	-	-	NaOH بعد 5 دقائق

		-	AlCl <sub>3</sub>
		-	AlCl <sub>3</sub> +HCl
		-	NaOAc
		-	NaOAc+H <sub>3</sub> BO <sub>3</sub>

يظهر المركب B<sub>2</sub>/1 في TLC بقعة بلون بنفسجي مسود تحت مصباح الأشعة فوق بنفسجية مما يدل على أن المركب فلافونيدي. كما تعطي سلسلة أطياف الامتصاص في وجود الكواشف المعلومات التالية:

(1) طيف امتصاص الميثانول تظهر عصابة II عند طول موجي nm ( ) مما يدل على أن المركب فلافونيد من نوع ( ) لأن العصابة I تظهر امتصاص جد ضعيف على شكل نتوء داخل المجال (330-310nm).  
 (2) نلاحظ في طيف امتصاص NaOH غياب العصابة I و انخفاض في الشدة للعصابة II لا يدخل في المجال المحدد من (+44 الى 65) وهذا لا يمكننا من تحديد وضعية المستبدلات التي يظهرها هذا الكاشف.

(3) في وجود الكاشف AlCl<sub>3</sub> حدثت إزاحة باثو كرومية للعصابة II قيمتها تقدر ب nm ( ) مما يدل على وجود ثنائي هيدروكسيل في الموضعين ( ) أو ( ).

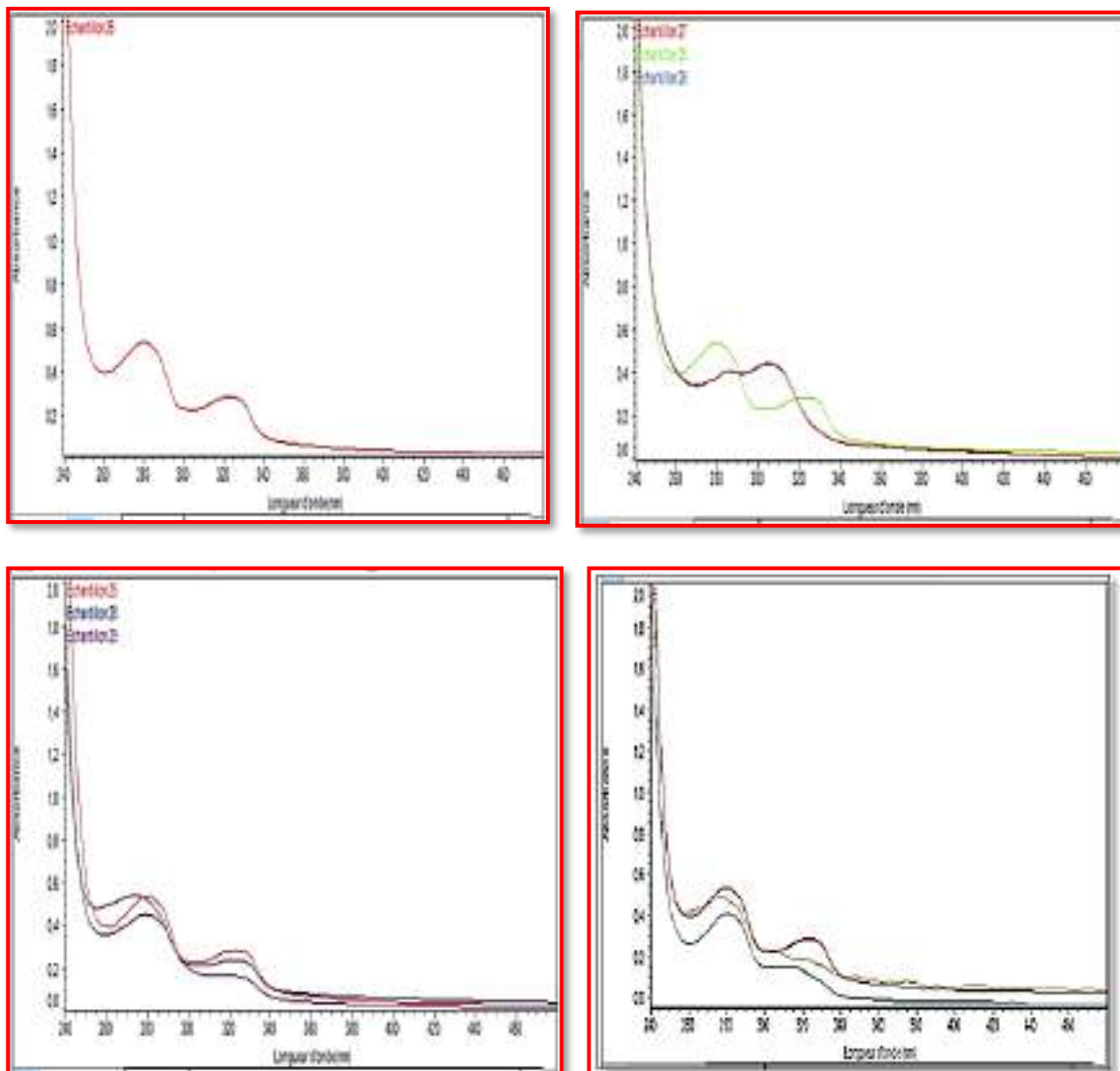
(4) في وجود الكاشف NaOAc حدثت إزاحة باثو كرومية للعصابة II قيمتها تقدر ب nm ( ) مما يثبت وجود مجموعة هيدروكسيل في الموضعين ( ) و ( ).

(5) في وجود الكاشف NaOAc مع H<sub>3</sub>BO<sub>3</sub> حدثت إزاحتين باثو كروميتين للعصابة الثانية قيمتها تقدر ب nm ( ) بالنسبة لطيف امتصاص الميثانول والأخرى بقيمة nm ( ) بالنسبة لطيف امتصاص NaOAc وهذا يؤكد وجود مجموعتي هيدروكسيل في الموضع ( ) و ( ).

تسمح النتائج المتحصل عليها من مطيافية الأشعة المرئية والفوق البنفسجية (UV-VIS) باقتراح الصيغة الكيميائية التالية للمركب B<sub>2</sub>/1:



IV.6.4.2. السلسلة أطياف امتصاص المركب B<sub>2/1</sub> في وجود الكواشف:



الشكل (33): سلسلة أطياف الامتصاص للمركب B<sub>2/1</sub> في وجود الكواشف

الجدول (20): معطيات UV-Vis بالنسبة للمركب B<sub>2/1</sub>

التفسير	الازاحة الملاحظة (nm)		الكواشف
	العصابة II	العصابة I	
			MeOH
			NaOH
			NaOH بعد 5 دقائق
			AlCl <sub>3</sub>
			AlCl <sub>3</sub> +HCl

## الفصل الرابع الدراسة الفيتوكيميائية للنبات

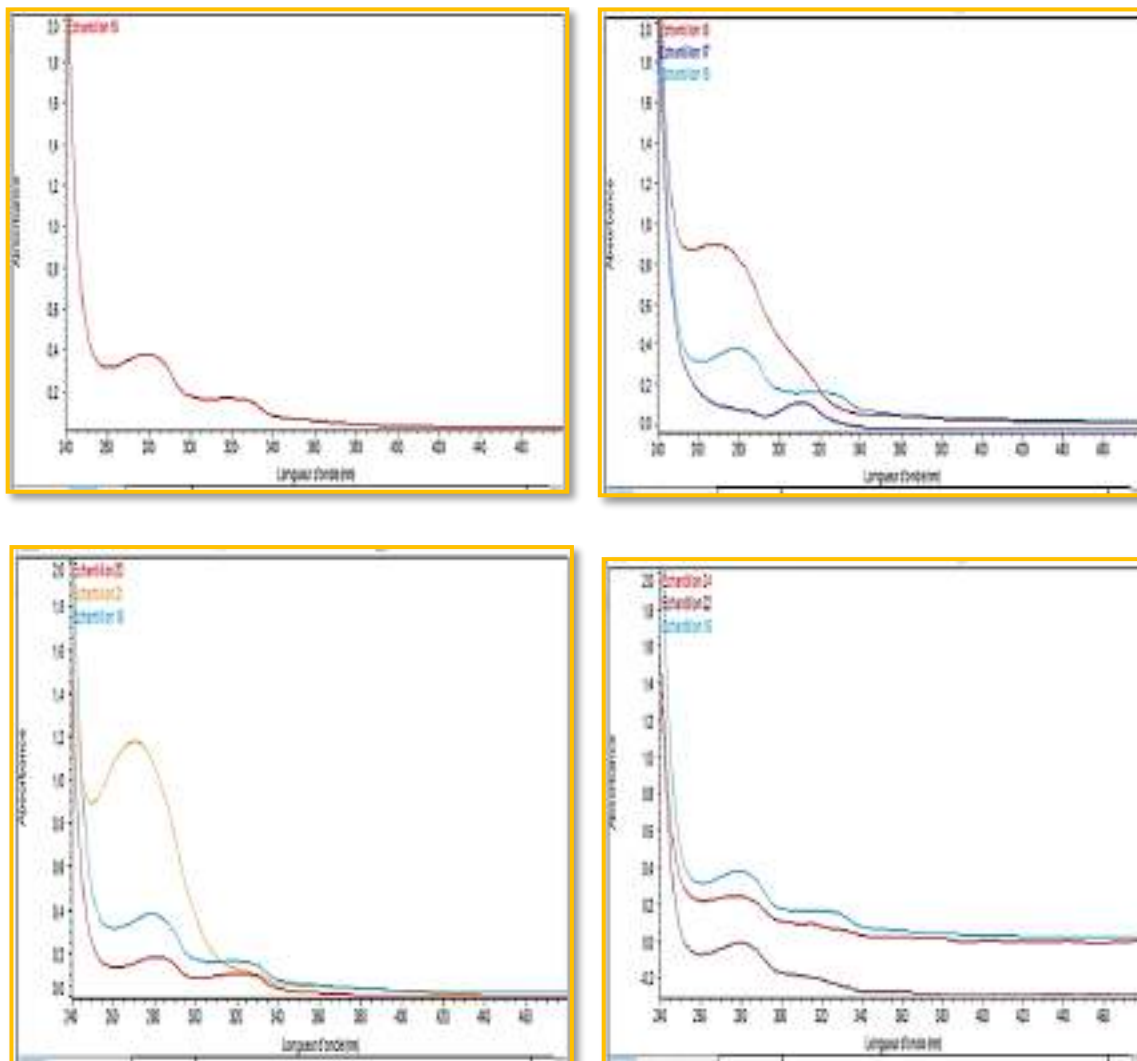
			NaOAc
			NaOAc+H <sub>3</sub> BO <sub>3</sub>

تظهر العينة B<sub>2/1</sub> فيكروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة بقعة بلون (بنفسجي مسود) تحت مصباح الأشعة فوق بنفسجية مما يدل على أن المركب فلافونيدي. كما تعطي سلسلة أطياف الامتصاص في وجود الكواشف المعلومات التالية:

- (1) طيف امتصاص الميثانول تظهر العصابة I عند طول موجي nm () وعصابة II عند الطول الموجي nm () مما يدل على أن المركب فلافونيد من نوع ().
- (2) في وجود الكاشف NaOH وبعد 5 دقائق تظهر إزاحة ابسوكرومية .
- (3) في وجود الكاشف AlCl<sub>3</sub> حدثت إزاحة بسوكرومية في العصابة I مما يدل على وجود ثنائي هيدروكسيل في الموضعين () أو ().
- (4) في وجود الكاشف AlCl<sub>3</sub>/HCl حدثت إزاحة هيبسوكرومية في العصابة I مما يثبت وجود ثنائي هيدروكسيل في الموضعين () أو ().
- (5) في وجود الكاشف NaOAc حدثت إزاحة باثوكرومية في العصابة I قيمتها nm () مما يثبت وجود هيدروكسيل في الموضع.
- (6) في وجود الكاشف NaOAc مع H<sub>3</sub>BO<sub>3</sub> حدثت إزاحة باثوكرومية يدل على وجود ثنائي هيدروكسيل في الموضع () أو ().
- (7) من هذه النتائج نتوصل الى الصيغة التالية:



IV.6.4.3. سلسلة أطياف امتصاص المركب B<sub>2/2</sub> في وجود الكواشف



الشكل (34): سلسلة أطياف الامتصاص للمركب B<sub>2/2</sub> في وجود الكواشف

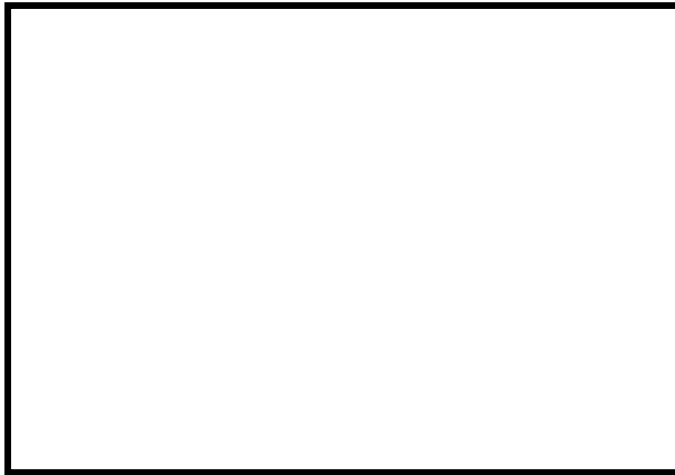
الجدول (21): معطيات UV-Vis بالنسبة للمركب B<sub>2/2</sub>

التفسير	الازاحة الملاحظة (nm)		الكواشف
	العصابة II	العصابة I	
			MeOH
			NaOH
			NaOH بعد 5 دقائق
			AlCl <sub>3</sub>
			AlCl <sub>3</sub> +HCl
			NaOAc
			NaOAc+H <sub>3</sub> BO <sub>3</sub>

## الفصل الرابع الدراسة الفيتوكيميائية للنبات

تظهر العينة  $B_{2/2}$  في كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة بقعة بلون (بنفسجي مسود) تحت مصباح الأشعة فوق بنفسجية مما يدل على أن المركب فلافونيدي. كما تعطي سلسلة أطياف الامتصاص في وجود الكواشف المعلومات التالية:

- (1) طيف امتصاص الميثانول تظهر العصابة I عند طول موجي nm ( ) وعصابة II عند الطول الموجي nm ( ) مما يدل على أن المركب فلافونيد من نوع ( ).
- (2) في وجود الكاشف NaOH لاحظنا انخفاض في الشدة مما يفسر وجود ( )؛ وغياب ( ) راجع الى طيف الميثانول الذي أثبت أن المركب ( ).
- (3) في وجود الكاشف NaOH بعد 5 دقائق لاحظنا ارتفاع في الشدة مع مرور الوقت و هذا ما يفسر وجود OH في الموضع ( ).
- (4) في وجود الكاشف  $AlCl_3$  حدثت إزاحة هيبسوكرومية في العصابة I
- (5) في وجود الكاشف NaOAc حدثت إزاحة في العصابة I مما يثبت وجود OH في الموضع ( ). وحدوث انخفاض في الشدة مع مرور الوقت مما يدل على وجود ( ) أو ( ) ثنائي OH.
- (6) في وجود الكاشف NaOAc مع  $H_3BO_3$  حدثت إزاحة قيمتها تقدر ب nm ( ) وهذا ما يثبت وجود ثنائيهيدروكسيل ( ).
- (7) من هذه النتائج نتوصل الى الصيغة التالية:







**الفصل الخامس:**  
**تقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا**

V. تقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا لمستخلصات النبات الطبي

من أجل انجاز هذه الدراسة اتبعنا الخطوات الموالية [36].

1.1.V. تحضير الاقراص:

تم احضار ورق وثمان رقم 3 وقمنا بقص اقراص صغيرة بقطر 6 mm وتم وضعها في انبوب اختبار من اجل التعقيم في درجة حرارة  $120\text{ C}^\circ$  لمدة 20 min.

2.1.V. تحضير أوساط الزرع:

استعملنا وسط ملائم لعيش كل السلالات البكتيرية (Muller Hinton) حيث قمنا باذابة الوسط في درجة حرارة مرتفعة وتحت ضغط 200 KPa. قمنا بملأ أطباق بيتري بسك 3 ml و تم حضنها في الحاضن.

3.1.V. زرع السلالات البكتيرية:

تم زرع البكتيريا في الاطباق المحضرة سابقا بالاستعانة بماصة باستور بشكل خطوط غير متوازية ومتباعدة، ثم قمنا بحضن الأطباق في حاضن درجة حرارته  $37\text{ C}^\circ$  لمدة 24h.

4.1.V. تحضير تراكيز المستخلصات:

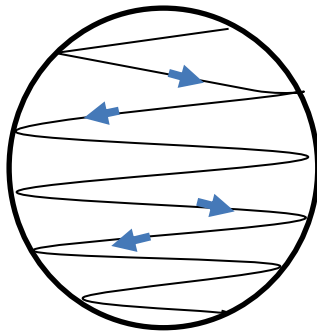
قمنا بتحضير تراكيز مختلفة لكل مستخلص (البينانول، كلوريد الميثيلين، المائي و الهيدروكولي) انطلاقا من التركيز الأم المقدر بـ (200mg/ml) ماعدا مستخلص خلات الايثيل فكان التركيز الام لديه يساوي (120mg/ml) نظرا لندرة كتله المستخلصة.

5.1.V. تحضير المعلق البكتيري:

بعد مرور 24 ساعة قمنا بتحضير المعلق البكتيري وذلك بأخذ مستعمرات بواسطة ماصة باستور من البكتيريا التي تكاثرت ثم وضعت في أنبوب اختبار يحتوي على 10 ml من الماء الفيزيولوجي المعقم.

6.1.V. تلقيح أوساط الزرع:

قمنا بمسح اطباق بيتري المحضرة سابقا بواسطة المعلق البكتيري بطريقة متجانسة بحيث لا نترك فراغات كما هو موضح في الشكل (36).



الشكل (35): طريقة تلقيح أوساط الزرع بالمعلق البكتيري

7.1.V. الزرع و الحضان:

ناخذ الاقراص المحضرة سابقا ونضعها في المستخلصات، ثم نأى بعلب بتري السابقة وبواسطة ملقط نضع الاقراص بحيث يكون وضعها منظم، نغلق العلب ونتركها داخل الحاضن لمدة 24h تحت درجة حرارة 37 C°.

8.1.V. قراءة النتائج:

قراءة النتائج تكون من خلال ملاحظة مناطق دوائر التثبيط حول الأقراص حيث أنه اذا كان محيط القرص لا توجد به نقاط فهذا يعني أن المستخلص قاتل للبكتيريا أما اذا كان به نقاط فهذا يعني أن المستخلص مثبت لنمو البكتيريا ثم نحسب قطر هذه الدوائر، والنتائج موضحة في الجداول والصور أدناه.



الشكل (36): مخطط دراسة نشاط التثبيط للمستخلصات على سلالات البكتيريا بطريقة الانتشار المباشر للأقراص [38]

الجدول (22): درجة الفاعلية المضادة للبكتيريا بدلالة قطر التثبيط [37]

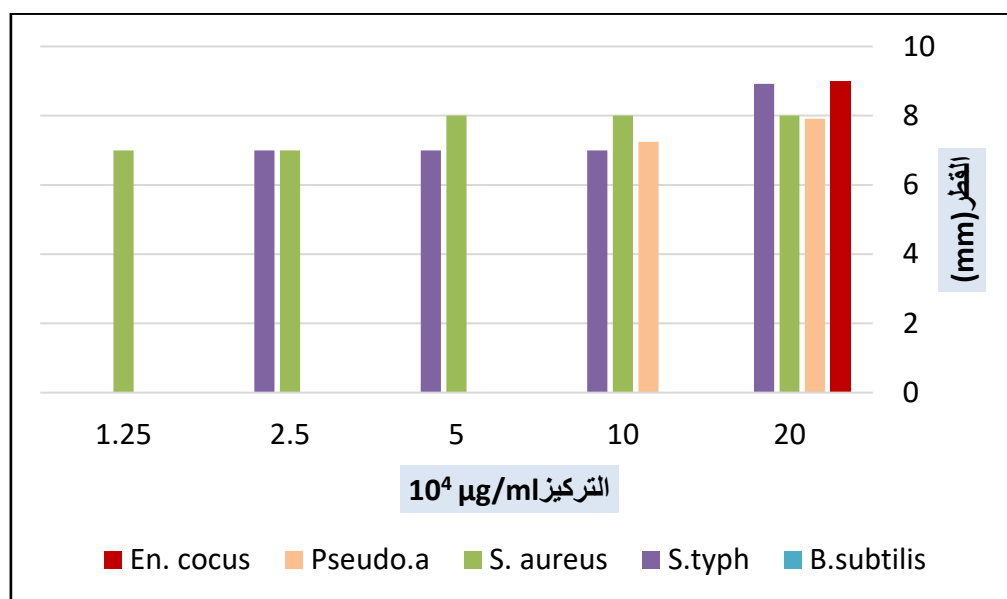
النتائج	الفاعلية المضادة للبكتيريا	قطر دائرة التثبيط (mm)
-	لا توجد	أقل من 7
+	ضعيفة	من 7 الى 9.9
++	متوسطة	من 10 الى 11.9
+++	عالية	من 12 الى 15
++++	قوية	أكبر من 15

9.1.V. النتائج والمناقشة

تم التعبير عن النتائج التجريبية للفاعلية المضادة للبكتيريا على شكل متوسط حسابي لدائرة التثبيط لكل مستخلص ضد خمس سلالات بكتيرية مع تحديد الانحراف المعياري لكل تجربة (كل تجربة كررت 3مرات).

الجدول (23): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز مستخلص البيتانول مع انواع بكتيرية مختلفة

قطر التثبيط (mm)					
مستخلص البيتانول					
<i>B.subtilis</i> ATCC6633	<i>S.typh</i> ATCC14028	<i>S.aureus</i> H3300	<i>Pseudo.a</i> ATCC9027	<i>En. cocus</i> WDCH0009	السلالات البكتيرية التركيز (µg/ml)
					$20 \times 10^4$
					$10 \times 10^4$
					$5 \times 10^4$
					$2.5 \times 10^4$
					$1.25 \times 10^4$
					DMSO



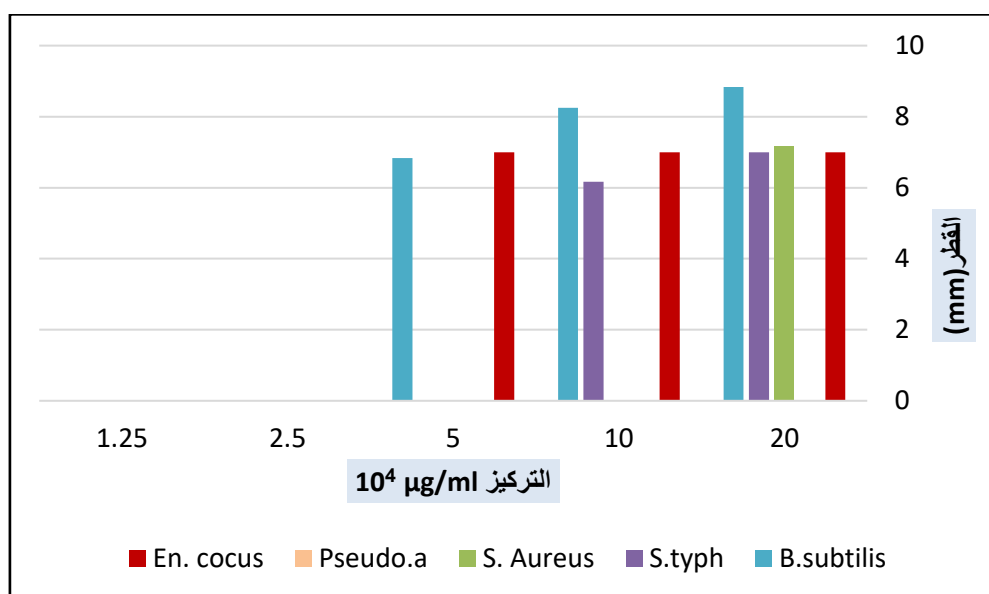
الشكل (37): مخطط يوضح قطر تثبيط مستخلص البيتانول مع تراكيز مختلفة ضد السلالات البكتيرية

من خلال النتائج الموضحة في الجدول (22) والشكل (37) نجد ان المستخلص البيتانولي اعطى تثبيط ضعيف ضد كل السلالات البكتيرية المختبرة مع مختلف التراكيز وكان أكبر قطر تثبيط ضد السلالة *En.cocus* مع اكبر تركيز ( $2 \times 10^5 \mu\text{g/ml}$ ) و يقدر ب mm (.) .

## الفصل الخامس تقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا

الجدول (24): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز مستخلص ثنائي كلور الميثان مع انواع بكتيرية مختلفة

قطر التثبيط (mm)					
مستخلص ثنائي كلور الميثان					
<i>B.subtilis</i> ATCC 6633	<i>S.typh</i> ATCC14028	<i>S. aureus</i> H3300	<i>Pseudo.a</i> ATCC9027	<i>En. cocus</i> WDCH0009	السلالات البكتيرية التركيز ( $\mu\text{g/ml}$ )
					$20 \times 10^4$
					$10 \times 10^4$
					$5 \times 10^4$
					$2.5 \times 10^4$
					$1.25 \times 10^4$
					DMSO



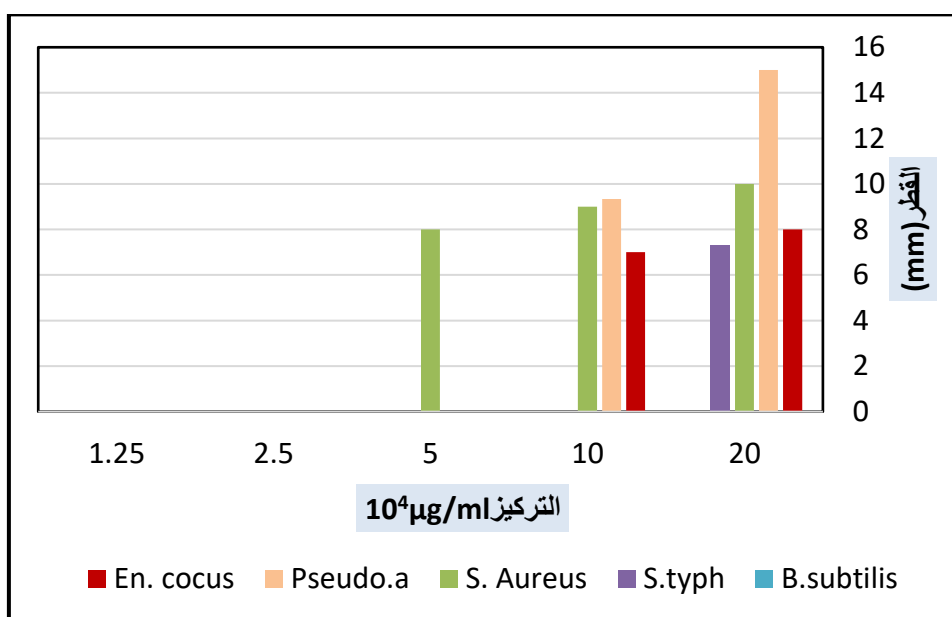
الشكل (38): مخطط يوضح قطر تثبيط مستخلص ثنائي كلور الميثان مع تراكيز مختلفة ضد سلالات بكتيرية مختلفة

من خلال النتائج المسجلة في الجدول (23) والشكل (38) نجد ان مستخلص ثنائي كلور الميثان أبدى قدرة تثبيطية ضعيفة ضد كل الانواع البكتيرية المدروسة مع مختلف التراكيز و كان اكبر قطر تثبيط ضد السلالة البكتيرية *B.subtilis* مع اكبر تركيز ( $2 \times 10^5 \mu\text{g/ml}$ ) و يقدر ب mm (.) .

## الفصل الخامس تقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا

الجدول (25): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز المستخلص الهيدروكولي مع انواع بكتيرية مختلفة

قطر التثبيط (mm)					السلالات البكتيرية التركيز ( $\mu\text{g/ml}$ )
مستخلص هيدروكولي					
<i>B.subtilis</i> ATCC 6633	<i>S.typh</i> ATCC14028	<i>S. aureus</i> H3300	<i>Pseudo.a</i> ATCC 9027	<i>En. cocus</i> WDCH0009	
					$20 \times 10^4$
					$10 \times 10^4$
					$5 \times 10^4$
					$2.5 \times 10^4$
					$1.25 \times 10^4$
					DMSO



الشكل (39): مخطط يوضح قطر تثبيط مستخلص هيدروكولي مع تراكيز مختلفة ضد سلالات بكتيرية مختلفة

توضح النتائج المسجلة في الجدول (24) والشكل (39) ان الطور الهيدروكولي اعطى قدرة تثبيط عالية مع اكبر تركيز و كان قطر التثبيط له مقدر ب mm ( ) ضد السلالة *Pseudo.a*، اما مع باقي التراكيز فكانت الفاعلية من المتوسطة الى المنعدمة حيث كان قطر التثبيط يساوي mm ( ).

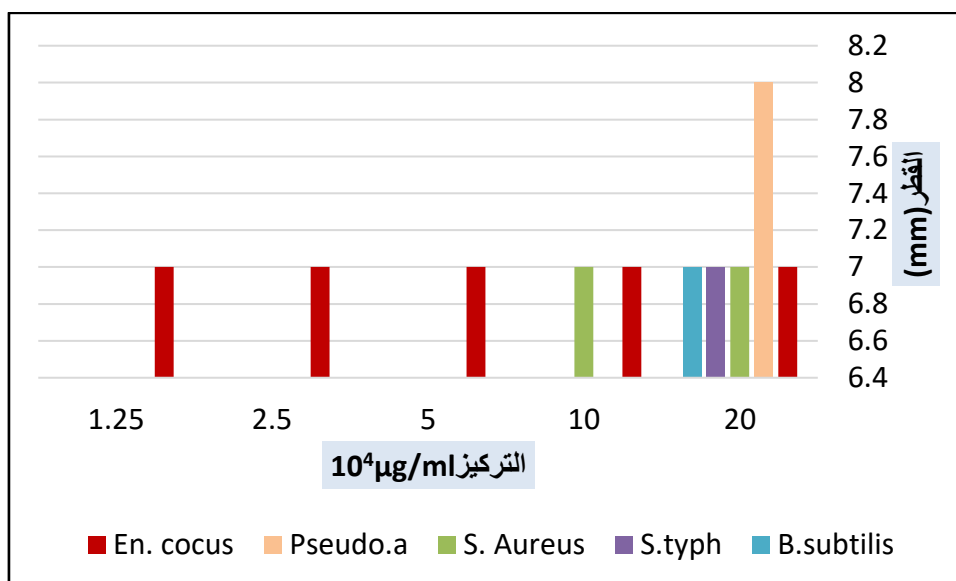
اعطت *S.Aureus* فاعلية مضادة للبكتيريا متوسطة مع اكبر تركيز و قدر قطر التثبيط ب mm ( )، اما مع باقي التراكيز فكانت اقطار دائرة التثبيط بين mm ( ) والمنعدمة.

## الفصل الخامس تقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا

و كانت الفاعلية المضادة للبكتيريا بين المتوسط و المنعدمة مع باقي الانواع البكتيرية، حيث كانت اقطار التثبيط تتراوح بين mm ( ) و المنعدمة.

الجدول (26): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز مستخلص خلايا الايثيل مع انواع بكتيرية مختلفة

قطر التثبيط (mm)					
مستخلص خلايا الايثيل					
<i>B.subtilis</i> ATCC 6633	<i>S.typh</i> ATCC14028	<i>S. aureus</i> H3300	<i>Pseudo.a</i> ATCC 9027	<i>En. cocus</i> WDCH0009	السلالات البكتيرية التركيز ( $\mu\text{g/ml}$ )
					$20 \times 10^4$
					$10 \times 10^4$
					$5 \times 10^4$
					$2.5 \times 10^4$
					$1.25 \times 10^4$
					DMSO



الشكل (40): مخطط يوضح قطر تثبيط مستخلص خلايا الايثيل مع تراكيز مختلفة ضد السلالات البكتيرية

من خلال نتائج الجدول (25) والشكل (40) نلاحظ ان القدرة التثبيطية تتراوح بين الضعيفة و المنعدمة لمختلف السلالات البكتيرية المختبرة و كانت اقطار التثبيط تتراوح بين mm ( ) و المنعدمة مع مختلف التراكيز.

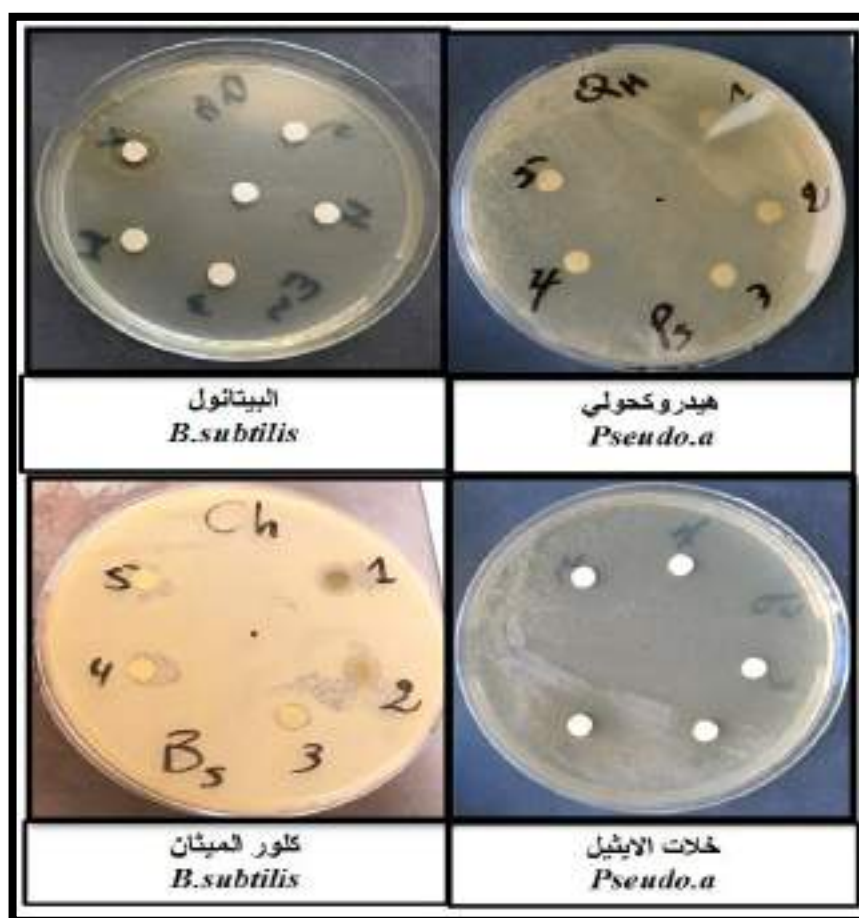
نستنتج ان مستخلص خلايا الايثيل اعطى فاعلية ضعيفة مع مختلف السلالات باختلاف التراكيز.



الجدول (27): تغيرات قطر دائرة التثبيط بتغير تركيز المستخلص المائي مع انواع بكتيرية مختلفة

قطر التثبيط (mm)					
مستخلص مائي					
<i>B.subtilis</i> ATCC 6633	<i>S.typh</i> ATCC14028	<i>S. aureus</i> H3300	<i>Pseudo.a</i> ATCC 9027	<i>En. cocus</i> WDCH0009	السلالات البكتيرية التركيز ( $\mu\text{g/ml}$ )
					$20 \times 10^4$
					$10 \times 10^4$
					$5 \times 10^4$
					$2.5 \times 10^4$
					$1.25 \times 10^4$
					DMSO

المستخلص المائي لم يظهر اي نوع تثبيط ضد السلالات البكتيرية المدروسة مع مختلف التراكيز والنتائج المدونة في الجدول (26) يوضح ذلك.



الشكل (41): صورة توضيحية لأكبر الأقطار المسجلة للمستخلصات ضد السلالات البكتيرية المدروسة

الجدول (28): الفاعلية المضادة للبكتيريا لبعض المضادات الحيوية

قطر التثبيط (mm)	الشواهد السالبة	قطر التثبيط (mm)	التركيز (µg/ml)	الشواهد الموجبة	السلالات البكتيرية	
	DMSO		5	CIP	<i>B.subtilis</i> ATCC6633	
			10	GM		
			30	AN		
			30	CH		
				5	CIP	<i>S.typh</i> ATCC14028
				10	GM	
				30	AN	
				30	CH	
				10	GM	<i>Pseudo.a</i> ATCC9027
				30	AN	
			5	CIP		
			30	AN	<i>S.aureus</i> H3300	
			10	GM		
			30	CH		

نلاحظ من خلال الجدول (27) ان للمضادات الحيوية ( CIP ، GM ، AN ، CH ) اقطار تثبيطية كبيرة جدا و بتركيز صغيرة جدا مقارنة بالمستخلصات المختبرة و هذا يدل على ان الفاعلية التثبيطية للمستخلصات المدروسة اقل بكثير من القدرة التثبيطية للمضادات الحيوية المضادة لنمو الانواع البكتيرية.



الشكل (42): صورة للفاعلية المضادة للبكتيريا لبعض المضادات الحيوية

الخاتمة

### الخاتمة:

تناولت دراستنا التجريبية قسمين مهمين، الاول تضمن دراسة فيتوكيميائية للجزء الهوائي للنباتات الطبي حيث تم استخلاص المركبات الفينولية لهذا النبات وتم الحصول على أربع مستخلصات (مستخلص الايثر البترولي، مستخلص ثنائي كلور الميثان، مستخلص خلات الايثيل، مستخلص البيتانول).

كشفت نتائج الكروماتوغرافيا الغازية المرفقة بجهاز مطيافية الكتلة لمستخلص ثنائي كلور الميثان عن وجود 10 مركبات كيميائية مختلفة.

من خلال نتائج الكشف الاولية الايجابية للفلافونيدات، ارتأينا ان نقوم بدراسة مستخلص خلات الايثيلو البيتانول بواسطة كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة وكروماتوغرافيا الورق بنوعيهما (احادية وثنائية البعد)، حيث اظهرت هذه الاخيرة غنى الخريطة الفلافونيدية لمستخلص البيتانول مع توفر كتلة معتبرة منه مقارنة بمستخلص خلات الايثيل، ارتأينا ان نقوم بفصل فلافونيدات البيتانول بواسطة كروماتوغرافيا العمود، حيث تحصلنا على 15 كسرا مختلفا بعد التجميع بواسطة كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة، و بواسطة كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة التحضيرية تم فصل وتنقية مكونات احد الكسور غير المعقدة و كان التشخيص البنوي للمركبات الاربعة المتحصل عليها بواسطة السلسلة الطيفية للأشعة المرئية و فوق البنفسجية.

أظهرت نتائج الفاعلية المضادة للبكتيريا للمستخلصات النباتية المدروسة ضد خمس سلالات بكتيرية مرجعية ان اغلب المستخلصات المختبرة اعطت قدرة تثبيطية ضعيفة مقارنة بالمضادات الحيوية.

المراجع

- [4] محمد الهادي مخلوف، سرحان لايقه، "دراسة التنوع الحيوي للفصيل النجمية في محافظة اللاذقية/سورية،" مجلة جامعة دمشق للعلوم الأساسية، الحجم 27، رقم 20112.
- [13] ب. ع. الوهاب، "رسالة دكتوراه في العلوم: دراسة الزيوت الأساسية، المركبات الفينولية وفعاليتها البيولوجية في بعض الأنواع التابعة للفصليتين السذبية Rutaceae والمركبة، Ateraceae "أم البواقي، جامعة العربي بن مهيدي 2017، ص 155.
- [14] م. ع. الرحمان، "مذكرة ماجستير: فصل وتحديد نواتج الأيض الثانوي لنبته لطور خلاط خلاط الأيثيل (Fabaceae) Oninis angustissima،" جامعة منتوري، قسنطينة، 2010. 129 ص.
- [16] ع. ب. مرعاش، "دراسة نواتج الأيض الثانوي الفلافونيدي والفعالية المضادة للأكسدة لنبته Convolvulus supinus Coss. & Kral (Convolvulaceae)،" جامعة منتوري، 2012. 102 ص.
- [19] ف. ف. الزهراء، "رسالة دكتوراه: دراسة فيتوكيميائية والفعالية البيواوجية لنوعين نباتيين Retamamonosperma (L.) Boiss. (Fabaceae) Blackstonia grandiflora (Viv.) Maire. (Gantianaceae) جامعة الاخوة منتوري، قسنطينة 1، 2017. 237 ص.
- [20] ع. أمال، "مذكرة ماجستير: فصل وتحديد منتجات الأيض الثانوي، Pulicaria crispa "جامعة منتوري، قسنطينة، 97 ص.
- [22] ح. ابراهيم، "مذكرة ماجستير: دراسة الفعالية البيولوجية لبعض نباتات العائلة الشفوية والفعالية ضد الأكسدة"، كلية العلوم والتكنولوجيا، ورقلة، 2013. 98 ص.
- [24] ا. العابد، "مذكرة ماجستير: دراسة الفعالية المضادة للبكتيريا والمضادة للأكسدة لمستخلص القلويدات الخام من نبات الضمران Traganum nudatum"، جامعة قاصدي مرباح، ورقلة، 2009.
- [28] م. م. أ. عرقوب، المضادات الحيوية والمقاومات الثلاثة، القاهرة: شركة مساهمة مصرية، 2001، ص 605
- [29] ع. مسعودة، "مذكرة ماجستير: مساهمة في دراسة بعض المركبات العضوية الفعالة في نبات الرمث"، جامعة قاصدي مرباح، ورقلة، ص 21-2003، 22.
- [30] ح. ن. الدين، "مذكرة دكتوراه: الدراسة الفيتوكيميائية والتقييم البيولوجي للفانونيا لونجيسبينا (Fagonia Longispina) (Zygophyllaceae) نبات من الجنوب الغربي للجزائر"، جامعة ابي بكر بلقايد، تلمسان، 2015.
- [31] ز. محمود عبدالله، اناجي وادي، ه. كريم دحام. مجلة جامعة النهرين. استخلاص بعض المواد العضوية في نبات القريص وتشخيصها بتقنية GC-MS كروماتوغرافيا الغاز-مطيافية الكتلة. كانون الأول 2013، رقم: 16، العدد: 4. ص 14-18.
- [32] ب. حبيبية، "ماجستير النباتات الطبية المتداولة في المنطقة الشمالية لولاية سطيف دراسة تشريحية لنوعين من جنس Mentha والنشاطية ضد البكتيرية لزيوتها الأساسية"، جامعة فرحات عباس، سطيف، 2010. 92 ص.
- [33] ا. ك. فريد، "فصل وتحديد نواتج الأيض الثانوي ودراسة الفعالية البيولوجية المضادة للبكتيريا لمستخلص خلاط الأيثيل لنبته Origanum vulgare L. Sbs. glandulosum (Desf) letsvaart، جامعة منتوري، قسنطينة.
- [34] ا. سهيلة، "رسالة دكتوراه: تقييم كيميائي وحيوي لنوعين نباتيين من عائلتي الخيميات والبقوليات" قسنطينة، جامعة منتوري، 2009، ص 125.

[35] أ. طويل، "دراسة نواتج الميتابوليزم الثانوي لبعض نباتات منطقة الهقار" قسنطينة، جامعة منتوري، 2009 . 168ص.

[39] خ. عبد الكريم، "مذكرة ماجستير: فصل وتحديد نواتج الأيض الثانوي ودراسة الفعالية المضادة للأكسدة (Salsola tetragona del.(chenopodiaceae)، جامعة منتوري – قسنطينة، سنة 2011، ص23.

### المراجع الأجنبية:

- [1] M. M. Zareh، A. M. Faried، and M. H. Mohamed، Revision of Launaea Cass.(Compositae) in Egypt with special references to cypselar diversity، vol. 127، Feddes Repert، 2016، pp. 14-29.
- [3] F. Dupont، Les familles de plantes، 15 ed.، Paris، - 62، rue Camille-Desmoulins، 92442 Issy-les-Moulineaux: Elsevier Masson SAS، 2012، p. 226.
- [5] G. Burnie، S. Forrester، et autre، Botanica : Encyclopédie de botanique et d'horticulture، plus de 10 000 plantes du monde entier، HF Ullmann، 2011، p. 836.
- [6] T. Soukaina، "Etude Phytochimique et Evaluation Biologique de L'espèce Senecio delphinifolius Vahl،" Constantine، UNIVERSITE DES FRERES MENTOURI، 2016، p. 135.
- [7] A. N. M. Alamgir، "Therapeutic Use of Medicinal Plants and their Extracts: Phytochemistry and Bioactive Compounds،" vol. 2، Chittagong، Springer International Publishing AG، 2018، p. 124.
- [8] K. Meriem، "thèse de doctorat LMD Caractérisation histologique، caryologique، phytochimique et activités biologiques de Senecio giganteus Desf et S. jacobaea L.،" Sétif، Université Ferhat Abbas، 2018، p. 57.
- [9]
- [10] S. N. S. P. Ltd.، Ed.، Plant Physiology،Development and Metabolism، 1 ed.، 152 Beach Road، #21-01/04 Gateway East، Singapore 189721: Springer، 2018، pp. 1117-1125.
- [11] J. Henry، "Advances in food and nutrition research،" Academic press، 2013، pp. 185-186.
- [12] E. Grotewold، The Science of Flavonoids، 233 Spring Street، New York، 2006، pp. 47-48.
- [15] M. Petre، "Advances in Applied Biotechnology،" Rijeka، InTech، 2011، pp. 100-103.
- [17] C.Yakout، thèse de doctorat: "Etude phytochimique et évaluation microbiologique de deux Plantes médicinales saharienne: Zizyphus (mauritiana، lotus) -Rhamnaceae- (Sedra) et Ephedra alata - Ephedraceae- (Alinda)،" Ouargla:Université Kasdi Merbah، 2014، 306p.
- [18] T. J. Mabry، K. R. Markham، M. B. Thomas، "The Systematic Identification

- of Flavonoids," Berlin· Heidelberg, Springer-Verlag, 1970.
- [21] B. Jean, Pharmacognosie Phytochimie Plantes médicinales, 3 ed., 11,rue Lavoisier,Paris: TEC & DOC, 1994.
- [23] K. Rogers, "Bacteria and Viruses," 1 ed., 29 East 21st Street, New York, NY 10010, Britannica Educational Publishing, 2011, p. 3.
- [25] J. Lackie, The Dictionary of CELL AND MOLECULAR BIOLOGY, 5 ed., 32 Jamestown Road, London NW1 7BY: Elsevier Ltd, 2013.
- [26] "Microbe Wiki," Midia Wiki. [Online]. [Accessed 19 Wednesday June 2019].
- [27] Joan L. Slonczewski, John W. Foster, "Microbiology An Evolving Science," 4 ed., B. Twitchell, Ed., NEW YORK LONDON, W. W. NORTON & COMPANY, 2017.
- [36] J. Hudzicki, "Kirby-Bauer Disk Diffusion Susceptibility Test Protocol," American society for microbiology, Tuesday, 08 December 2009.
- [37] Richard Schwalbe, Lynn Steele-Moore, Avery C.Goodwin, Antimicrobial Susceptibility Testing Protocols, USA: Taylor & Francis Group, 2007.
- [40] Y.-G. Chen, J.-H. Yang, Y. Zhang, and Y. Liu, "Chemical composition of the essential oil of Senecio scandens flowers," *Chem. Nat. Compd*, vol. 45, no. 1, pp. 114-115, 2009.
- [41] Stéphane Andreani, Julien Paolini, Jean Costa, and Alain Muselli, "Essential-Oil Composition and Chemical Variability of Senecio vulgaris L.," *CHEMISTRY & BIODIVERSITY*, vol. 12, p. 752, 2015.
- [43] A. L. Murari, F. H. De Carvalho, B. M. Heinzmann, T. M. Michelot, R. Hörner, and C. A. Mallmann, "Composição e atividade antibacteriana dos óleos essenciais de Senecio crassiflorus var. crassiflorus," vol. 31, no. 5, pp. 1081-1084, 2008.
- [44] B. Ngameni et al, Flavonoids and related compounds from the medicinal plants of Africa, Elsevier, 2013, pp. 301-350.
- [45] A.El-Mouloud,"Viruses and Bacteria", Kingdom of Saudi Arabia:Umm Al-Qura University, 2009



الملحق



جهاز كروماتوغرافيا الغازية المرفقة بجهاز الكتلة



جهاز مطيافية الأشعة المرئية وفوق البنفسجية



جهاز التبخير الدوار

## ملخص

تهدف دراستنا التجريبية الى المساهمة في الدراسة الفيتوكيميائية وتقييم الفاعلية المضادة للبكتيريا ل احد نباتات العائلة المركبة. تم الحصول على المستخلصات بعد عملية الاستخلاص للجزء الهوائي للنبات الطبي المدروس. أعطى التحليل الكروماتوغرافي الغازي المرفق بمطيافية الكتلة لمستخلص كلوريد الميثيلين عن وجود عشر مركبات كيميائية مختلفة.

قمنا باجراء الكشف الاولي للفلافونيدات على النبات وكانت نتيجة الفحص ايجابية. من اجل عزل و تنقية المركبات الفلافونيدية، تطرقنا الى دراسة مكونات المستخلص البيتانولي بواسطة كروماتوغرافيا العمود لتوفر كمية معتبرة منه و غناه بالمركبات الفلافونيدية مقارنة بمستخلص خلات الايثيل، حيث تم تجزئته الى خمسة عشرة كسرا بعد التجميع، و قد تمكنا من فصل مكونات احد الكسور غير المعقدة و تنقيتها بواسطة كروماتوغرافيا الطبقة الرقيقة التحضيرية و تم الحصول على اربع مركبات فلافونيدية شخضت بواسطة السلسلة الطيفية للاشعة فوق البنفسجية.

وتم تقييم نتائج اختبار الفاعلية المضادة للبكتيريا ضد خمس انواع من البكتيريا المرجعية على ان مستخلصات النبات الطبي المدروس كانت لها قدرة تثبيطية ضعيفة مقارنة بالمضادات الحيوية الشاهدة.

**الكلمات المفتاحية:** نبات طبي، الدراسة الفيتوكيميائية، فلافونيدات، المستخلص البيتانولي، الفاعلية المضادة للبكتيريا.

## Résumé

Notre étude expérimentale vise à contribuer à l'étude phytochimiques et à évaluer l'efficacité antibactérienne de l'une des plantes de la famille des composites. Les extraits ont été obtenus après extraction de la partie aérienne de plante médicinale. L'analyse par CG-MS de l'extrait de chlorure de méthyle a été effectuée sur la présence de dix composés chimiques différents.

Nous avons indiqué la détection initiale des flavonoïdes sur la plante et le résultat du test était positif. Afin d'isoler et de purifier les composés flavonoïdes, nous avons étudié les composants de l'extrait butanolique par chromatographie sur colonne afin d'en fournir une quantité importante et l'enrichir en composés flavonoïdes par rapport à l'extrait d'acétate d'éthyle, qui a été divisé en 15 fractions après la collecte. Nous avons pu séparer les composants de l'une des fractions non compliquées et les purifier par chromatographie en couche mince préparatoire pour obtenir quatre composés flavonoïdes, identifiés par la série spectrale ultraviolette.

Les résultats du test d'efficacité antibactérien ont été évalués par rapport à cinq bactéries de référence, les extraits de la plante présentaient une faible capacité d'inhibition par rapport à l'antibiotique témoin.

**Mots clés:** Plante médicinale, Etude phytochimique, Flavonoïdes, Extrait butanolique, Efficacité antibactérienne.

## Summary

Our experimental study aims to contribute to the phytochemical study and to evaluate the antibacterial efficacy of one of the plants of the composites family. The extracts were obtained after extraction of the aerial part of a medical plant. GC-MS analysis of the methyl chloride extract was performed on the presence of ten different chemical compounds.

We indicate the initial detection of flavonoids on the plant and the test result was positive. In order to isolate and purify the flavonoid compounds, we have studied the components of butanol extract by column chromatography in order to provide a large quantity and enrich it with flavonoid compounds compared to the ethyl acetate extract. Which was divided into 15 fractions after collection. We were able to separate the components from one of the uncomplicated fractions and purify them by preparative thin layer chromatography to obtain four flavonoid compounds, identified by the ultraviolet spectral series.

The results of the antibacterial efficacy test were evaluated against five reference bacteria, the extracts of the plants showed a weak capacity of inhibition compared to the control antibiotic.

**Keywords:** Medical plant, Phytochemical study, Flavonoids, Butanolic extract, Antibacterial efficacy.