

**1-V الأجهزة المستعملة :**

جهاز قياس الضوء الطيفي	جهاز الاستخلاص
حمام مائي كهربائي	ميزان إلكتروني
مسخن خاص بالحوجلة	موقد بنزين
فرن للتجفيف	مقياس نصف القطر
معقم	سخان كهربائي
	مبخر دوار

**2- الأدوات الكيميائية المستعملة :**

اجاصة	حوالات ذات ساعات مختلفة	أنابيب اختبار
سحاحة	كؤوس مختلطة للأحجام	ورق ترشيح
قمع	بيشر	لينة ماير
مخابر مدرجة	مكثف	حامل أنابيب اختبار
علب بيترى	ماسقات، ماصة باستر	حجرة العينة
أقراص امتصاص	قارورات زجاجية	Cuvette

**3 - V وسط الزرع :**

فقاعات مغذية	وسط هينتون (Mueller Hinton) MH
وسط الجيلوز	

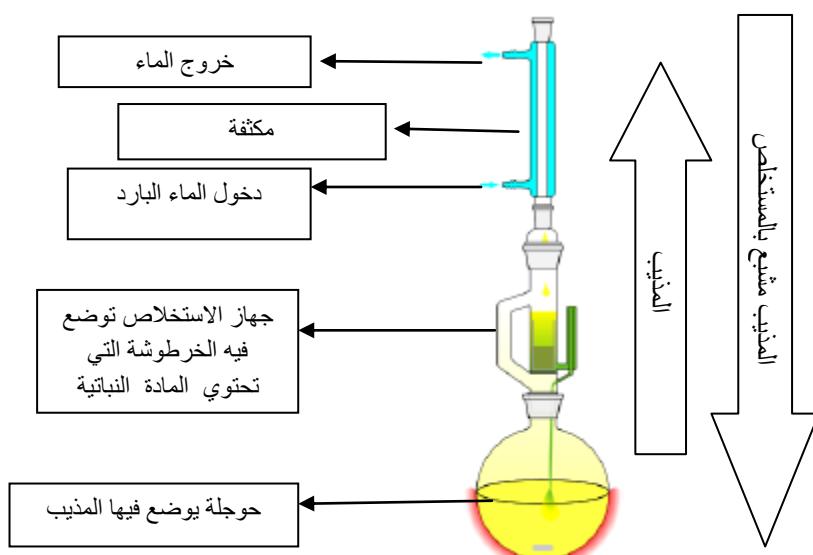
**4- الموارد الكيميائية المستعملة :**

هيدروكسيد الصوديوم NaOH	حمض كلور الماء المركز (HCl)	حمض الغاليليك
(CH <sub>3</sub> COCH <sub>3</sub> ) أسيتون	ثلاثي كلوريد الحديد (AlCl <sub>3</sub> )	الكيرسيتين
(RCOCH <sub>3</sub> ) ايثانول	اوكسالات الصوديوم (Na <sub>2</sub> C <sub>2</sub> O <sub>4</sub> )	ماء مقطر (H <sub>2</sub> O)
( CHCl <sub>3</sub> ) كلوروفورم	كلوريد الكالسيوم (CaCl <sub>2</sub> 2H <sub>2</sub> O)	ماء فسيولوجي
(CH <sub>3</sub> OH) ميثانول	كلوريد الصوديوم (NaCl)	أيثر (C <sub>2</sub> H <sub>5</sub> OH)
	حمض الكبريت (H <sub>2</sub> SO <sub>4</sub> )	المغنزيوم (Mg)

**5- المحاليل المحضرية المستعملة:**

محلول ( Na <sub>2</sub> CO <sub>3</sub> ) ذو تركيز 2%	محلول ( FeCl <sub>3</sub> ) ذو تركيز 10% و 1%
محلول خلات الرصاص (CH <sub>3</sub> COOPb) ذو التركيز 1%	محلول ( HCl ) ذو تركيز 4% و 1%
محلول هيدروكسيد الصوديوم المخفف (NaOH) ذو التركيز 0.064%	محلول ( AlCl <sub>3</sub> ) ذو تركيز 2%

## V- 6 طريقة عمل جهاز الاستخلاص



صورة - 7 مبدأ عمل جهاز الاستخلاص ( Soxhlet )

## V- 7 تحضير المادة النباتية :

\* تمت زراعة نبات اليقطين في مدينة مسعد ، وتمت عملية جني الثمار في شهر ديسمبر.

وضعت الثمار في غرفة ذات تهوية جيدة و لا تتعرض للرطوبة و أشعة الشمس فوق الحد المطلوب  $37^{\circ}$ .

بعد جفاف العينات تم نزع البذور من الثمار و طحن الثمار بواسطة مطحنة كهربائية ، تم استخدام الثمار بكاملها قشرة و لب. تحصلنا على مسحوق ناعم حفظ في علبة زجاجية معقمة و محكمة الغلق و حفظت في الثلاجة لحين الاستعمال



الصورة 8 - ثمار نبات اليقطين الجافة

## V- 8 تحضير المستخلص الكحول مائي لثمار اليقطين :

### V- 9 طريقة العمل:

أجريت التجارب التالية في مخبر الماستر بالكلية

نأخذ 7 غ من مسحوق الثمار نضعه في بيسير ، و نبلله قليلا بمحلول متكون من 30 مل من الايثانول و 70 مل من الماء المقطر، و ذلك لمنع تطاير الجزيئات الدقيقة من المسحوق ، حيث يمثل هذا محلول المذيب الذي سنستخدمه.

- \* نضع المسحوق المبلل في كيس من القماش (الخرطوشة) و نضع المذيب المتبقى في الحوجلة.
- \* نضع الخرطوشة التي تحتوي على المادة النباتية داخل جهاز الاستخلاص.
- \* نوصل جهاز الاستخلاص بالمكثف و الحامل المعدني و الحوجلة التي تحتوي على المذيب و المسخن الخاص بالحوجلة.
- \* تشغيل الجهاز و نكتب زمن البدء .

عندما يبدأ جهاز الاستخلاص في العمل نلاحظ حركة انتقال المذيب في جهاز الاستخلاص و تغير لونه و ذلك بسبب خروج المركبات الموجودة داخل المادة النباتية .

بعد مدة من الزمن يعود المذيب للونه الأول و يظهر وجود مستخلص في الحوجلة.

عندما نوقف تشغيل الجهاز نكتب زمن التوقف ثم نقوم بحساب الزمن المستغرق للاستخلاص .

الوقت الذي يستغرقه جهاز الاستخلاص لصنع المستخلص المائي لثمار اليقطين هو 5 ساعات .

- \* نقوم بترشيح محلول المتحصل عليه ثم نجففه في المبخر evaporateur rotatif [14] .



صورة 10-المستخلص بعد نهاية عملية الاستخلاص



صورة 9-كيفية تركيب جهاز الاستخلاص



صورة 12 - المستخلص



صورة 11- جهاز المبخر الدوار أثناء تجفيفه للمستخلص

- \* نقوم بوزن الحوجلة المستعملة في عملية التجفيف قبل البدء ثم نعيد وزنها بعد الانتهاء.
- \* نقوم بطرح وزن الحوجلة وهي فارغة من حجمها و هي ممتلئة فنحصل علي وزن المستخلص الناتج
- \* نقوم بتسخين 50مل من الماء المقطر ثم نفرغه علي المستخلص الموجود داخل الحوجلة و نتركه حتى يذوب.
- \* نضع المستخلص المتحصل عليه ذو الحجم 50مل في قارورة معقمة محكمة الغلق ونكتب عليه التاريخ و الحجم و نضعه في الثلاجة لحين الاستعمال. [14]

#### V- 9- 1 تحضير جرع المستخلص :

- \* مستخلص ذو التركيز 100% نترك المستخلص كما هو
- \* مستخلص ذو التركيز 50% نأخذ 5مل من المستخلص نضيف له 5ml محلول كلور الصوديوم
- \* مستخلص ذو التركيز 10% نخذ 1مل من المستخلص نضيف له 9ml محلول كلور الصوديوم
- \* محلول كلور الصوديوم ستأتي طريقة تحضيره لاحقا.

#### V- 10- 2 الكشف الكيميائي عن أهم المركبات الفعالة في ثمار اليقطين:

##### V- 10- 2- 1 الكشف عن الصابونيات :Saponine

- \* نضع في أنبوب اختبار 400 مغ من مسحوق الثمار نضيف له 200 مغ من الماء المقطر .
- \* سخن محلول على درجة 100°C مع التحريك حتى الغليان .
- \* عند الغليان نحسب 15 دقيقة ثم نوقف التحريك و التسخين.
- \* نرشح محلول ثم نأخذ منه 1.5ml نضعها في أنبوب اختبار و نظيف لها 13.5ml من الماء المقطر ثم نرج 5 ثواني.
- \* ظهر رغوة لمدة أكثر من 10 دقائق دليل على الكشف الموجب . [14] [23] [25]

### 2-10-2 الكشف عن المواد القابضة : Les tannins

طريقة 1 : [14] [25]

- \* نضع في أنبوب اختبار 100 مغ من مسحوق الثمار نظيف له 5 مل أو 4 مل من الكاشف B .
- \* نسخن محلول في حمام مائي لمدة 5 دقائق .
- \* ظهور اللون الأحمر أو تغير لون محلول إلى الأحمر دليلا على الكشف الموجب .

طريقة 2 : [18] [24]

- \* نضع في أنبوب اختبار 2.5 غ من مسحوق الثمار نظيف له 25 غ من الماء المقطر.
- \* نقوم بطيء محلول ثم ترشيحه.
- \* نضيف له كمية من  $(FeCl_3)$  .
- \* ظهور لون أخضر مزرق أو أخضر مسود أو أزرق مسود دليلا على الكشف الموجب .

طريقة 3 : [17]

- \* نحضر خلاصة نباتية وذلك بوضع 3 غ من مسحوق الثمار نضيف له 120 مل من الماء المقطر ، ثم نسخن محلول تحت درجة المؤوية  $50-40^{\circ}C$  لمدة (3-4) ساعات ، نرشح محلول و نضع المستخلص المتحصل عليه في قارورة زجاجية ، و نكتب عليه تاريخ و زمن التحضير و نسميه (المستخلص A) .
- \* نرشح محلول ونأخذ من المستخلص 7 مل نضعها في أنبوب اختبار و نضيف لها قطرات من خلات الرصاص 1% .
- \* ظهور راسب هلامي دليل على الكشف الموجب

### 2-10-3 الكشف عن القلويدات : Alcaloïde

نضع في أنبوب اختبار 100 مغ من مسحوق الثمار نضيف له 10 مل من محلول  $(H_2SO_4 10\%)$  (نحرك لمدة 2 دقيقة).

- \* نرشح محلول بواسطة ورق الترشيح ثم نقسم الناتج إلى جزأين و نضع كل جزء في أنبوب اختبار .
- \* نضيف للأنبوب الأول قطرتين من كاشف بشارد .
- \* تشكل راسب عسلوي دليل على الكشف الموجب.
- \* نضيف للأنبوب الثاني قطرتين من كاشف دراجندروف .
- \* تشكل راسب برتقالي دليل على الكشف الموجب. [14] [24]

### 2-10-4 الكشف عن البوليفينول : Poly phénols

## طريقة 1 [14]

\* نضع داخل أنبوب اختبار 2 مل من الماء المقطر نصيف لها 0.2 غ من مسحوق الثمار و نصيف لها 6 مل من الأسيتون .

\* نسخن محلول في حمام مائي تحت درجة 60° لمدة 5 دقائق مع التحريك ثم نرشح محلول و نقسمه إلى قسمين جزء نتركه كشاهد و الجزء الآخر نصيف له قطرتين من محلول (FeCl<sub>3</sub> 10%) .

\* تشكل راسب أخضر مسود دليل على الكشف الموجب. [14]

## طريقة 2 [14]

\* نأخذ من (المستخلص A ) (7مل) نصيف لها قطرات من كاشف (Folin) . phosphomolybdate tungstique

\* ظهور لون أخضر مزرق دليل على الكشف الموجب .

**:Flavonoide 5 الكشف عن الفلافونويات -V**

## طريقة 1 [1]

\* نضع في أنبوب اختبار 1 غ من مسحوق الثمار نصيف له 15 مل من حمض الكلور (HCl 1% ) .

\* نضع محلول في قارورة معقمة و محكمة الغلق نتركه لمدة 24سا.

\* نرشح محلول بعدها و نأخذ منه 10مل نضعها في أنبوب اختبار و نصيف لها (NH<sub>4</sub>OH) حتى القاعدية و ذلك بوضع ورق (PH متر) داخل الأنابيب و عند تغير لون الورقة من لون الوسط الحامضي إلى لون الوسط القاعدي نوقف إضافة (NH<sub>4</sub>OH) .

\* ظهور لون أصفر فاتح يدل على وجود الفلافونويات. [1]

## طريقة 2 [23] [14]

\* نضع في أنبوب اختبار 0.3 غ من المسحوق نصيف لها 5 مل من الإيثانول نسخن محلول في حمام مائي على درجة 65° لمدة 10 دقائق .

\* نرشح محلول ثم نصيف له 1 مل من الماء المقطر و 1 مل من حمض الكلور المركز (HCl) و كمية قليلة جدا من (Mg) .

\* نضع الأنابيب في إناء به ثلج و ذلك لأن التفاعل ناشر للحرارة.

\* ظهور لون أحمر كلون فاكهة حب الملوك أو لون برتقالي أو لون بنفسجي دليل على الكشف الموجب.

**V-10-2-6 الكشف عن الراتنجات : Resins [18]**

- \* نضع في أنبوب اختبار 0.25 غ من مسحوق الثمار نضيف له 2.5 مل من الميثانول 95% .
- \* نقوم بغلي المحلول لمدة 2 دقيقة ثم نرشحه
- \* نضيف له 5 مل من الماء المقطر وكمية قليلة من حمض الكلور (HCl 4%) .
- \* تغير المحلول دليلاً على وجود الراتنجات. [18]

**V-10-2-7 الكشف عن الستيروولات والتربينات الثلاثية : [1][23]**

- \* نضع في أنبوب اختبار 5 غ من مسحوق الثمار نضيف له 20 مل من الكلوروفورم (CHCl<sub>3</sub>) .
- \* نخلط المحلول جيداً ثم نرشحه.
- \* نضيف له 1 مل من حمض الكبريت (H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>) .
- \* ظهور اللون الأخضر الذي يتحول إلى اللون الأحمر في نقطة تلاقي الطوران دليلاً على الكشف الموجب.

**V-10-2-8 الكشف عن الكومارينات :**

- طريقة 1 :
- \* نقوم بوضع 3 غ من مسحوق الثمار نضيف له 120 مل من الماء المقطر ثم نسخن المحلول تحت الدرجة المؤوية (3\_4\_50\_40) لمنطقة (A) لمدة 3 ساعات نرشح المحلول (نسميه المحلول A) ونأخذ منه 7 مل نضعها في أنبوب اختبار .
  - \* نعرض الأنابيب للأشعة فوق البنفسجية 365nm .
  - \* ظهور اللون الأصفر المخضر على الأنابيب دليلاً على الكشف الموجب. [17][24]

طريقة 2:

- \* نأخذ جزء من ورقة ترشيح و نبلله بمحلول هيدروكسيد الصوديوم المخفف (NaOH) .
- \* نأخذ 7 مل من (المحلول A) نضعها في أنبوب اختبار و نعطيه بورقة الترشيح المبللة بمحلول هيدروكسيد الصوديوم المخفف ، ثم نضعه في حمام مائي و نتركه حتى تبدأ الخلاصة النباتية في التبخر.
- \* ننزع ورقة الترشيج المبللة ب هيدروكسيد الصوديوم و بخار الخلاصة النباتية و نقوم بتجفيفها.
- \* نعرضها إلى الأشعة فوق البنفسجية تحت طول الموجة 365nm .
- \* ظهور اللون الأصفر المخضر دليلاً على الكشف الموجب. [17]

**V-10-2-9 الكشف عن الزيوت الطيارة : [17][24]**

طريقة 1 :

- \* نضع كمية من (المستخلص A) التي قمنا بتحضيرها في أنبوب اختبار .
- \* نعرض ذلك الأنبوب إلى الأشعة فوق البنفسجية علي طول الموجة 365nm.
- \* ظهور اللون الرمادي دليل علي الكشف الموجب .

طريقة 2:

- \* نبلل قطعة من ورق الترشيح بالخلاصة النباتية ثم نجفها و نعرضها إلي الأشعة فوق البنفسجية .
- \* ظهور بقعة رمادية علي الورقة دليل علي الكشف الموجب علي طول الموجة 365nm .

#### **V - 10-2-10 الكشف عن السكريات: [23] [18]**

- \* نقوم بوضع كمية من المستخلص A في أنبوب اختبار .
- \* نظيف للأنبوب مزيج متساوي من محلول فهانك A + محلول فهانك B .
- \* ظهور اللون الأحمر دليل علي الكشف الموجب .

#### **V - 11 ملاحظة: نعيد جميع الكشوف السابقة ولكن باستخدام المستخلص الذي تحصلنا عليه باستخدام جهاز الاستخلاص ( Soxhlet ) .**

#### **V - 12 التقدير الكمي للبولييفينول :**

#### **V - 12 - 1 طريقة القيام بالتجريب : [23] [28] [14]**

قبل القيام بالتجربة يجب القيام بما يلي :

- نأخذ من الكاشف Folin-Ciocalteu 3 مل و نضيف لها 7 مل من الماء المقطر .
- نقوم بإذابة 2 غ من بيكاربونات الصوديوم  $\text{Na}_2\text{CO}_3$  في 3 مل من الماء المقطر .
- نضع في حوجلة 0.001 غ من حمض الغاليك نضيف لها 50 مل من الماء المقطر .

نقوم بتزقيم 10 أنابيب اختبار من 1 إلى 10 و نغلفها بورق الألمنيوم لمنع تعرضها للضوء نضع في الأنابيب الأول 1 مل من محلول حمض الغاليك و كمية من الماء .

## الجدول 12 - تركيز حمض الغاليك المستخدم

1	0.9	0.8	0.7	0.6	0.5	0.4	0.3	0.2	0.1	حجم المحلول الأم (مل)
0	0.1	0.2	0.3	0.4	0.5	0.6	0.7	0.8	0.9	حجم الماء المقطر (مل)
0.2	0.18	0.16	0.14	0.12	0.1	0.08	0.06	0.04	0.02	حجم حمض الغاليك (مغ / مل)

\* تأخذ من الأنبيوب الأول حجم 0.1 مل نضعها في حجرة العينة نضيف 0.25 مل من كاشف ( Folin ) و 0.4 مل من الماء المقطر نترك محلول لمدة 2 دقيقة ثم نضيف 1.25 مل من بكرbonات الصوديوم  $(Na_2CO_3)$  ذو التركيز 2% ونتركه 40 دقيقة.

\* تقوم بتحضير الشاهد حيث نضع في حجرة العينة 0.5 مل من الماء المقطر نضيف لها 0.25 مل من كاشف (Folin) و نترك المحلول لمدة 2 دقيقة ثم نضيف لها 1.25 مل من بكتيرونات الصوديوم ( $\text{Na}_2\text{CO}_3$ ) .

## - طريقة العمل باستخدام المستخلص :

\* نضع في حجرة العينة 0.1 مل من المستخلص المائي للثمار نضيف له 0.4 مل من الماء المقطر و 0.25 مل من كاشف ( Folin-Cicalleu ) بعد مرور 2 دقيقة نضيف 1.25 مل من بكربونات الصوديوم  $(Na_2CO_3)$  .

\* نخلط المحلول جيدا و نتركه مدة 40 دقيقة بعيدا عن الضوء.

\* نعيّد نفس العملية السابقة باستخدام الشاهد السابق .

فنجصل على النتائج التالية:

النتائج قبل اضافة المستخلص، المائة للثمار :

الدول 13 - قم الامتصاصية لحمض الغالب قبل اضافة المستخلص

الأنبوب	الامتصاصية (nm)
1	0.183
2	0.316
3	0.116
4	0.039
5	0.466

0.630	0.621	0.616	6
0.514	0.583	0.566	7
0.513	0.011	0.670	8
0.185	0.156	0.701	9
1.517	0.568	1.020	10

النتائج بعد إضافة المستخلص المائي للثمار :

الجدول 14 - قيم الامتصاصية لحمض الغاليك بعد إضافة المستخلص

الأنبوب	الامتصاصية (nm)
1	0.151
2	0.150
3	1.129

• نترجم النتائج المتحصل عليها في المنحني الموضح في الملحق .

- نقوم باستخراج كمية البوليفينول بأخذ القيمة المتوسطة للامتصاصية و إسقاطها في المنحني المتحصل عليه

### V- 13 التقدير الكمي للفلافونيدات : تحضير مجموعة من التراكيز المختلفة للكيرسيتين .

كما هو موضح في الجدول التالي : [1] [28]

الجدول 15- تركيز حمض الكيرسيتين المستخدم

تركيز الكيرسيتين / مل	حجم الماء المقطر (مل)	حجم المحول الأم (مل)	3.0	2.6	2.3	1.8	1.5	1.1	0.8	0.4	0.2	0.1
0	0.4	0.7	1.2	1.5	1.9	2.2	2.6	2.8	2.9			
40	35	30	25	20	15	10	5.0	2.5	0			

**V - 13 - طريقة العمل****- تحضير الشاهد و ضبط الجهاز :**

- **ضبط الجهاز :** نضبط الجهاز على طول الموجة 430nm.
- **تحضير الشاهد منظم الجهاز :** نضع في أنبوب اختبار 1 مل من الماء المقطر نضيف له 1 مل من كلوريد الألمنيوم ( $\text{AlCl}_3$ ) ذو التركيز 2%.

**طريقة العمل باستخدام المستخلص:**

- \* نضع في أنبوب اختبار 1.5 مل من المستخلص المائي للثمار و نضيف له 0.5 مل من الماء المقطر.
- \* نقسم الكمية المتحصل عليها إلى ثلاثة أنابيب اختبار في كل أنبوب 1 مل.
- \* نضيف لكل أنبوب 1 مل من كلوريد الألمنيوم ( $\text{AlCl}_3$ ).
- \* نترك الأنابيب الثلاثة دقيقة حيث لا تكون معرضة للضوء.
- \* ندخل الشاهد داخل الجهاز ثم نضغط على 0 و نخرجه ثم ندخل حجرة عينة محلول.
- \* نلاحظ تغير القيم و عند ثباتها نكتب القيمة و نخرج حجرة العينة.
- \* نعيد العملية للأنبوب الثاني و الثالث و نكرر العملية ثلاثة مرات لكل أنبوب.

العينة	الشاهد	
1	-	المستخلص
1	1	$\text{AlCl}_3$
-	1	حجم الماء
2	2	الحجم الكلي

النتائج قبل إضافة المستخلص :

الجدول 15 - قيم الامتصاصية لحمض الكيرسيتين قبل إضافة المستخلص

الأنبوب		الامتصاصية (nm)		
1	0	0	0	0
2	0.027	1.33	0.131	
3	0.122	3.236	0.146	
4	0.328	0.317	0.309	
5	0.775	0.794	0.319	
6	0.858	1.113	1.23	
7	0.912	1.26	1.27	
8	1.550	1.42	1.31	
9	1.98	0.980	2.28	
10	2.01	1.907	3.10	

النتائج بعد إضافة المستخلص :

الجدول 16 - قيم الامتصاصية لحمض الكيرسيتين بعد إضافة المستخلص

الأنبوب		الامتصاصية (nm)		
1	1.20	1.09	0.910	
2	1.00	1.02	0.854	
3	1.10	1.01	0.807	

\* تلخص النتائج في المنحني الموضح في الملحق.

**V-14 التطبيقات البيولوجية:****V-14-1 تقييم الفعالية المضادة لتبول حصى الكلى :** [32]**V-14-1-1 تحضير المحاليل المستخدمة :**

تحضير محلول الأم (محلول كلوريد الصوديوم  $\text{NaCl}$ ) :  $[\text{NaCl}] = 150 \text{ mmol/L}$

**- تحضير المحاليل الأساسية:**

تحضير محلول كلوريد الكالسيوم  $(\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O})$  :

$$[\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}] = 30 \text{ mmol/L}$$

تحضير محلول اوكسالات الصوديوم  $(\text{Na}_2\text{C}_2\text{O}_4)$  :

$$[\text{Na}_2\text{C}_2\text{O}_4] = 10m \text{ mol/L}$$

**- تحضير المحاليل الثانوية :**

نحضرها بتخفيف المحاليل الأساسية بواسطة محلول الأم كلوريد الصوديوم

تخفيف محلول كلوريد الكالسيوم:

$$[\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}] = 8 \text{ mmol/L}$$

تخفيف محلول اوكسالات الصوديوم :

$$[\text{Na}_2\text{C}_2\text{O}_4] = 1 \text{ mmol/L}$$

**V-14-2 طريقة العمل بدون مثبت (المستخلص) :** [18]

نضع في حجرة العينة 1.5 مل من كلوريد الكالسيوم المخفف.

ندخله للجهاز و نضغط على الصفر نضيف له 1.5 مل من اوكسالات الصوديوم المخفف.

نببدأ في القياس حيث كلما تمر 30 ثانية نقوم بكتابة القيمة التي توافقها على الجهاز.

نعيد العملية ثلاثة مرات و تكون مدة القياس حوالي 7 دقائق.

**V-14-3 طريقة العمل بوجود المثبت :** [32]

نضع في حجرة العينة 1 مل من كلوريد الصوديوم المخفف نضيف لها 1 مل من المستخلص ذو التركيز 100%

ندخلها للجهاز و نضغط على 0 ثم نضيف لها 1 مل من اوكسالات الكالسيوم .

و كل ما تمر 30 ثانية نقرأ القيمة الموافقة.

نكرر العملية ثلاثة مرات و يكون زمن القياس حوالي 7 دقائق.

نعيد نفس العملية السابقة و ذلك باستخدام المستخلص ذو التركيز 50% ثم باستخدام المستخلص ذو التركيز 10%

نقوم برسم منحني بياني باستخدام القيم المتحصل عليها.

#### 4-14 حساب معدل التثبيط:

$$I\% = [1 - (P_{AI} / P_{SI})] \times 100 -$$

حيث:

$P_{AI}$  = الميل في وجود المثبت

$P_{SI}$  = الميل في غياب المثبت

#### 15- V تقييم الفعالية المضادة للبكتيريا: [1]

قمنا في هذه الدراسة بما يلي :

اختبار الفاعلية البيولوجية للمستخلص المائي لثمار نبات اليقطين على 4 أنواع من البكتيريا

#### 1- 15- V البكتيريا المختبرة :

يوضح الجدول المقابل البكتيريا المختبرة و نوع gram الخاص بها : [1] [43] [25]

الجدول 17 - البكتيريا المختبرة و نوع gram الخاص بها

البكتيريا المدرستة	نوع غرام
E-Coli	-
Pseudomonas aeruginosa	-
Salmonella typhus	-
Staphylococcus aurous	+

2- 15- V الدراسة النوعية للفاعلية البيولوجية للمستخلص الكحولي المائي لثمار نبات اليقطين ضد

البكتيريا بطريقة الانتشار في وسط صلب :

#### 3- 15- V طريقة العمل:

تبين هذه الطريقة فاعلية المستخلص المائي ضد البكتيريا بتركيز  $5\text{Mc farland}$  هذه القيمة تقابل مجال التركيز  $(10^7-10^8)$  المقاسة بواسطة جهاز مطيافية الأشعة فوق البنفسجية المرئية UV-Spectrophotomètre.

الأفراد الممتدة والمعقمة تبلل بكمية من المستخلص المائي وتوضع داخل علب بتري على سطح الجيلوزي المحتوى على البكتيريا المختبرة.

انتشار المادة المستخلصة في الوسط الجيلوزي تمنع نمو وتكاثر البكتيريا حول القرص.

في حالة وجود منع لنمو البكتيريا تظهر حالة حلقة حول القرص (منطقة التثبيط).

قراءة النتائج تكون بعد وضع علب بتري في الحاضنة تحت درجة حرارة  $37^\circ\text{C}$  لمدة 24 ساعة. [1] [25]

### V- 3 - 1 تحضير الطبقة الأولى للوسط الزراعي :

- \* تقوم بإذابة وسط Muleur-Hinton (MH) .
- \* نفرغ 15 مل من وسط ( MH ) في علب بتري ذات قطر 90 مليمتر ثم تتركه حتى يبرد و يتجمد على سطح طاولة المخبر. [1] [43]

### V- 3 - 2 تحضير المعلق البكتيري:

- \* نأخذ 3 إلى 5 مستعمرة بكتيرية بعيدة عن بعضها و معزولة و حديثة الزراعة 18-24 ساعة .
- \* نضعها في ( 5 إلى 6 مل ) ماء فسيولوجي معقم ثم نخلط جيدا بجهاز Vortex أول قراءة لتركيز المعلق البكتيري المصنوع تكون باستخدام جهاز Spectrophotomètre UV-v على طول موجة 620nm ، حيث نقرأ قيمة الامتصاصية  $0.5\text{Mc farland}$  التي تتوافق تركيز المعلق البكتيري (مل/بكتيريا )  $(10^7-10^8)$  .
- \* إذا كانت القراءة على الجهاز لا تتوافق القيمة المناسبة نخفف بالماء الفسيولوجي إذا كانت بزيادة، أو إضافة مستعمرات بكتيرية إذا كانت بالنقصان.
- \* نعيد العملية حتى الحصول على القيمة المناسبة [1] [43] [25]

### V- 3 - 3 ملاحظة : لا يجب أن نستخدم المعلق البكتيري المصنوع بعد مرور 15 يوم على صنعه.

### V- 3 - 4 تحضير الطبقة الثانية للوسط الزراعي :

- \* تقوم بتذويب وسط ( MH ) في حمام مائي تحت درجة حرارة  $95^\circ\text{C}$  .
- \* تقوم بخفض درجة الحرارة إلى  $45^\circ\text{C}$  .
- \* تقوم بوضع 50 مل من الوسط الزراعي ( MH ) في قارورات معقمة و تقوم بزرع في كل وسط  $200\mu\text{m}$  من كل جذمة ( عينة ) بكتيرية .
- \* تقوم بخلط القارورات جيدا .

\* نفرغ بسرعة 5 مل من محتوي كل قارورة في علب بتري المتضمنة للطبقة الأولى من الوسط الزراعي على كل المساحة ثم نتركها تتجدد على سطح طاولة المخبر [1] [25]

### V - 3 - 5 استخدام الأقراص ( إضافة الأقراص ) :

- \* باستخدام ملفت معقم نأخذ قرصاً عميقاً وبطرف القرص نلمس المستخلص المائي للثمار فيتبال القرص تلقائياً و ذلك لمدة (20 دقيقة).
- \* ندخل القرص داخل علبة بتري و نضعه فوق سطح الجيلوزي.
- نترك العلب فوق سطح طاولة المخبر لمدة 30 دقيقة ثم نضعها بشكل مقلوب في الحاضنة تحت درجة حرارة 37°C لمدة 24 ساعة [1].

### V - 6-15 قراءة النتائج :

إذا كان قطر التثبيط أكبر من محيط القرص فان المستخلص المائي للثمار له فاعالية ضد البكتيريا .

وجود مساحة واضحة تحيط بالقرص نتيجة ايجابية و عدم وجودها نتيجة سلبية [25] [26]