

رقم الترتيب :
رقم التسلسل :

الجمهورية الجزائرية الديمقراطية الشعبية

وزارة التعليم العالي و البحث العلمي

جامعة الشهيد حمه لخضر الوادي

كلية علوم الطبيعة و الحياة

قسم البيولوجيا



مذكرة تخرج

لنيل شهادة ماستر أكاديمي

ميدان: علوم الطبيعة و الحياة

شعبة: علوم بيولوجية

تخصص: التنوع الحيوي و فزيولوجيا النبات

الموضوع

دراسة المحتوى الفينولي و النشاطية المضادة للأكسدة
لنوعين من نبات السويداء
Suaeda fruticosa ، *Suaeda Mollis*

• من إعداد: خيرواني نور الهدى و العمري زهرة

نوقشت يوم / / 2021 من طرف لجنة المناقشة
د. حوات عمار أستاذ مساعد قسم أ رئيسا جامعة الشهيد حمه لخضر الوادي
د. احمد شمسة الخليفة أستاذ محاضر قسم أ مؤطرا جامعة الشهيد حمه لخضر الوادي
د. قادري منيرة أستاذ محاضر قسم ب مناقشة جامعة الشهيد حمه لخضر الوادي

الموسم الجامعي : 2020-2021

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

شُكر وعرفان

نشكر الله الذي لا له إلا هو على جليل نعمه و عظيم أفضاله، إذ أتاح لنا إنجاز هذا العمل ورزقنا القدرة على تجاوز الصعاب التي واجهتنا، له الحمد والشكر فهو المسدد الموفق المعين على الخير والبر، من العبد المعترف بتقصيره وعجزه الراجي رحمته وعفوه. (ولئن شكرتم لأزيدنكم) "سورة إبراهيم" الآية 07

والصلاة والسلام على أشرف المرسلين وعلى آله وصحبه أجمعين.

ومن منطلق قوله ﷺ "من لا يشكر الناس لا يشكر الله"

نتوجه بجزيل الشكر والإمتنان إلى كل من ساعدنا من قريب أو من بعيد على إنجاز هذا العمل وفي تذليل ما واجهناه من صعوبات.

ونختص بالذكر الأستاذ المشرف د.شمسة أحمد الخليفة الذي لم يبخل علينا بتوجيهاته و نصائحه القيمة التي كانت عوناً لنا في إتمام هذا البحث، ونسأل الله تعالى أن يمن عليه بالصحة و البركة والعافية.

كما نشكر أعضاء لجنة التقييم الموقرين الـ د. قادري منيرة ، و د. حوات عمار على تحملهم مشاق قراءة الرسالة ومناقشتها وعلى توجيهاتهم وتوصياتهم مما يكمل الرسالة ويتممها.

كما نتقدم بعظيم الشكر والإمتنان إلى الأستاذة غرايسة نورة التي كانت لنا عوناً وسندا وأختاً في كل مراحل إنجاز هذا العمل ولم تبخل علينا بنصائحها وتوجيهاتها القيمة نسأل الله ان يجعل ذلك في ميزان حسناتها وأن يوفقها في مشوارها .

كما نشكر كل من لهم الفضل في تعليمنا الحرف فالكلمة فالجملة عبر مراحل دراستنا من الابتدائية إلى الجامعة.

الإهداء

الحمد لله الذي بنعمته تتم الصالحات، له الحمد على توفيقه لإنجاز هذا العمل

المهدى...

إلى من بلغ الرسالة،..وأدى الأمانة،..ونصح الأمة،..إلى نبي الرحمة والعالمين سيدنا
وحبيبنا محمد ﷺ

إلى الذي أحمل إسمه بكل فخر، إلى من خطى الصعاب من أجلنا، صاحب القلب الكبير
إلى رمز العطاء ومبعث الأمان أبي الغالي "بلقاسم" أطال الله في عمره.

إلى التي تحمل أخف كلمة نطق بها اللسان، وتميز لضرعها عرش الرحمان، ووضعت
تحت قدميها الجنات، سر الوجود ونبع الحنان أُمي "جميلة" حفظها الله

إلى أبي الثاني، سندي وقوتي في الحياة أخي "الخضر" أسأل الله أن يحفظه ويبسر له
أمره.

إلى من دمهم يجري في عروقي، وسندي في الحياة أختوتي "يوسف" و "إسماعيل"

إلى بسمة قلبي اخواتي "نبيلة"، "فريدة"، وزوجة أخي الغالية "وداد"

إلى براعم البيت وبهجته

"أمير"، "محمد"، "مروة"، "آية".

إلى جدتي الغالية "عيشة" وعمتي "العمرية" أطال الله في عمريهما

إلى كل من تذوقت معهم أحلى اللحظات، إلى رمز الوفاء صديقات العمر ورفيقات الدرب

"زهرة"، "رانيا"، "حسنا"

إلى كل العائلة وكل الزملاء والزميلات

إلى كل من أعرفهم...

نور الهدى

الإهداء

الحمد لله والصلاة على الحبيب المصطفى وصحبه أجمعين

إلى أعز ما أملك في الوجود إلى من علمتني الحنان والثبات والقوة بدعواتها إلى أمي العزيزة الغالية أطال
الله في عمرها

وإلى سبب وجودي في الحياة صاحب السواعد المكافحة والذي حفظه الله وأدامه نور لدربي

إلى أروع من جسد الحب بكل معانيه... فكان السند والعتاء... زوجي الغالي وشريك العمر ونور حياتي

قدم لي الكثير في صور من صبر... وامل... ومحبة لن أقول شكرا بل ساعيش الشكر معك دائما

"صالح ز"

إلى من ساندتني وخطت معي خطواتي ويسرت لي الصعاب ومشجعتني ، اختي الغالية والتي هي بمثابة
امي الثانية "صباح "

إلى سندي وقوتي وملاذي بعد الله... اخوتي واخواتي إبراهيم، لزهرا، محمد ، لعطرة، فطيمة، هديل

إلى زوجات اخوتي سميرة ، بشرة ، لمياء

إلى ازواج اخواتي زوبير ، صابر، سمير

إلى جميع عائلتي وعائلة زوجي الكريمة

إلى صديقات عمري .. "هدى" ، "فريال" ، "نبيلة".

وإلى كل زميلاتي وزملائي في الدراسة متمنية لهم التوفيق

وإلى كل الأشخاص الذين احمل لهم المحبة والتقدير

إلى كل من نسيه القلم وحفظه القلب

زهرة

المُلْحَص

المُلخَص :

بهدف تثمين الموارد النباتية الطبيعية الصحراوية تم إنجاز هذا العمل البحثي، حيث إهتم نظريا بجمع المعلومات الكافية حول الخصائص البيولوجية والفيثو كيميائية لنباتين صحراويين تابعين للعائلة الرمرامية *Chenopodiaceae* من نفس الجنس *Suaeda Mollis* ; *Suaeda Fruticosa* ، كما تم العمل تطبيقيا على المستخلص الميثانولي للجزء الهوائي لكل منهما والمستخلص بجهاز Soxhlet.

أسفرت نتائج البحث النظري على أن للنباتين إستعمال تقليدي واسع و أهمية بيولوجية فعالة بفضل محتواها من المركبات الفينولية، ومن خلال العمل التطبيقي تم حساب مردود هذه المستخلصات الميثانولية %R والتأكد من محتواها للمركبات الفينولية حيث أظهرت نتائج تقدير المردود تفوق مستخلص نبات *S. Fruticosa* بنسبة مردود مقدرة بـ8.27%، أما في نتائج التقدير الكمي للفينولات، الفلافونويدات، التانينات تفوق المستخلص الميثانولي لنبات *S. Mollis* وذلك بتسجيل القيم (24.20 ± 0.23 (mg ; 275.83 ± 3.32 (mg E AG/g Ex) 55.81 ± 0.59 (mg EC/g Ex) ; EQ/g Ex) على التوالي.

كما تم تحديد النشاطية المضادة للأكسدة وذلك إعتقادا على ثلاثة إختبارات، DPPH^{*} ، إختبار القدرة الإرجاعية للحديد FRAP، إختبار إنحلال كريات الدم الحمراء Hémolyse. حيث لاحظنا تفوق نفس المستخلص *S. Mollis* على صعيد جميع الإختبارات على التوالي ($IC_{50}=11.58 \mu\text{g/ml}$ ، $A_{700\text{nm}}=1.70$ و نسبة إنحلال 30.17%).

الكلمات المفتاحية: *Suaeda fruticosa* ، *Suaeda Mollis* ،Chénopodiaceae، المردود %R ، الفينولات، الفلافونويدات، التانينات، النشاطية المضادة للأكسدة،.

Résumé:

En vue de valoriser les ressources végétales naturelles du désert, ce travail de recherche est terminé. En théorie, il s'est intéressé à recueillir suffisamment d'informations sur les caractéristiques biologiques et phytochimiques de deux plantes du désert appartenant à la famille chenopodiaceae. Il exécute également deux applications sur l'extrait méthanolytique de leurs parties d'antenne respectives et l'extrait de soxhelt.

Les résultats de la recherche théorique ont été que les deux environnements ont une utilisation conventionnelle étendue et une signification biologique efficace grâce à leur teneur en phénolique, et grâce à des travaux appliqués, le rendement de ces extraits méthanolytiques a été calculé. Et pour vérifier sa teneur en composés phénoliques lorsque les résultats de l'estimation du rendement ont montré un rendement estimé supérieur de 8,27 % à celui de *S. fruticosa*. Dans les résultats de la quantification des phénols, flavonoïdes, les tanins l'emportent sur l'extrait méthanolytique de l'usine de *S. Mollis* par les valeurs enregistrées (275,83 3,32 (mg E AG/g Ex); 24,20 0,23 (mg E,Q/g Ex) ; 55,81 0,59 (mg E C/g Ex)) respectivement.

Le modèle antioxydant a également été déterminé sur la base de trois tests, DPPH[•], FRAP, Hémolyse, où nous avons observé le même extrait que *S. Mollis* dans tous les tests, respectivement (IC₅₀ = 11,58 µg/ml, A_{700nm} = 1.70 et Rapport de décroissance 30.17% .

Mots-clés : *Suaeda fruticosa*, *Suaeda Mollis*, *Chénopodiaceae*, Rendement R%, phénols, flavonoïdes, tanins, antioxydants.

Abstract:

With a view to valuing the desert natural plant resources, this research work has been completed. In theory, he has been interested in collecting sufficient information on the biological and phytochemical characteristics of two desert plants belonging to the family Chenopodiaceae of the same genus, *Suaeda Mollis*; *Suaeda Fruticosa*, as applicaton, was used methanolic extract obtained using Soxhlet extractor.

The results of the theoretical research have been that the two plants have extensive conventional use and effective biological significance thanks to their phenolic content. Through applied work, the yield of these R% methanolic extracts has been calculated and their content confirmed for phenolic compounds. The results of the yield estimate have shown that *S. Fruticosa* is above the yield of 8.27%.

In the results of quantification of phenols, flavonoids, tannins outweigh the methanolic extract of the *S. Mollis* plant by recording values (275.83 ± 3.32 (mg E AG/g Ex); 24.20 ± 0.23 (mg E Q/g Ex) ; 55.81 ± 0.59 (mg E C/g Ex) respectively.

The antioxidant activity was also determined, using three tests, DPPH •, FRAPS, Hémoxyseirosis, where we observed the same extract as *S. Mollis* in all tests, respectively ($IC_{50} = 11.58 \mu\text{g/ml}$, $A_{700\text{nm}} = 1.70$, and 30.17%)

Keywords: *Suaeda fruticosa*, *Suaeda Mollis* Chénopodiaceae, Yield R%, phenols, flavonoids, tannins, antioxidants.

AA: Acid Ascorbi (Vitamin C).

AAO: Activité Antioxydant.

ABTS: (2,2'-azino-bis(3-ethylbenzothiazoline-6-sulfonic acid)

A_C: Absorbance de Contrôle

AG : Acide Gallique

A_S: Absorbance de DPPH Avec l'échantillon

DPPH[•]: Radical 2,2-Diphenyl-1picrylhydrazil

EC₅₀: Concentration efficace

FLV : Flavanoid

FRAP : Ferric Reducing Antioxydant Power

I%: Percentage of inhibition

IC₅₀: Concentration of inhibition 50% of DPPH radical

MeOH: Methanol

mg E AG/g Ex: Milligram Equivalent Acide Gallique Sur Gramme of Extract

mg E C/gEx: Milligram Equivalent Catichin sur Gramme Of Extract

mg E Q/g Ex : Milligram Equivalent Quercitine sur Gramme Of Extract

mg E R/g Ex : Milligram Equivalent Rutin sur Gramme Of Extract

mg E C/g DW : Milligram Equivalent Catechin sur Gramme Of Dry Weight

BHA : Butyle Hydroxyanisol

BHT : Butyle Hydroxy Toluène

PPC: Polyphenol Content.

R %: the yield(Pourcentage de rendement)

ROS: Reactive oxygen specie

TT : Total tanin

Vit C: Vitamin C

W₈O₂₃: Tungsten oxide

فهرس المحتويات

الإهداء

المُلخص

قائمة الاختصارات

فهرس المحتويات

فهرس الجداول

فهرس الوثائق

المقدمة

الجزء النظري

مدخل حول جنس Suaeda

7: جنس Suaeda

الفصل الأول :

دراسة تصنيفية حول نبات Suaeda fruticosa.

10..... : 1 - التصنيف العلمي لنبات *Suaeda fruticosa*

10.....: 2- الوصف النباتي لنبات *Suaeda fruticosa*

12.....: 3- التوزع الجغرافي لنبات *Suaeda fruticosa*

12.....: 4- استعمالات النبات :

13.....: 5 - الدراسات السابقة حول نبات *Suaeda fruticosa*

الفصل الثاني : دراسة تصنيفية حول نبات *Suaeda mollis*

16..... : 1. التصنيف العلمي لنبات *Suaeda mollis*

16..... : 2 - الوصف النباتي لـ *Suaeda mollis*

17..... : 3- الانتشار الجغرافي لنبات *Suaeda mollis*

18.....: 4 - استعمالات نبات *Suaeda mollis*

18..... : 5- الدراسات السابقة حول نبات *Suaeda mollis*

الجزء التَّطْبِيقِيّ

الفصل الأول : المَوَادّ المستعملة والطُّرُق المتبعة في البَحْث

- I. في الميدان : 22.....
- I-1- المادة النباتية: 22.....
- I 2-2- الطرق المستعملة لتحضير المادة النباتية: 24.....
- II. في المخبر : 25.....
- II.1 - الأدوات المستعملة في الدراسة : 25.....
- II.2 - الطرق المتبعة في الدراسة : 27.....
- II 1. 2. تحضير المستخلصات : 27.....
- II-2-2- تقدير نسبة المرودية %R: 28.....
- II -3- تقدير المحتوى الفينولي: 28.....
- II -1-3- التقدير الكمي لعديدات الفينول PPC : 28.....
- II -2-3- التقدير الكمي للفلافونويدات FLV: 30.....
- II -3-3- التقدير الكمي للتانينات TT: 32.....
- II -4- تقدير النشاطية المضادة للأكسدة AAO : 34.....
- II-1-4- اختبار تثبيط الجذر الحر DPPH : 34.....
- II -2-4- اختبار القدرة الإرجاعية للحديد Reducing power : 36.....
- II -3-4- اختبار انحلال كريات الدم الحمراء (Hémoyse) : 37.....

الفصل الثاني: النتائج والمناقشة

- I -النتائج : 39.....
- I-1- حساب نسبة المرودود %R: 39.....
- I-2- تقدير المحتوى الفينولي: 40.....
- I -1-2- التقدير الكمي لعديدات الفينول PPC: 40.....
- I -2-2- التقدير الكمي للفلافونويدات FLV: 41.....
- I -3-2- التقدير الكمي للتانينات TT: 42.....
- I-3- تقدير الفعالية المضادة للأكسدة (AAO) : 43.....
- I -1-3- اختبار الجذر الحر DPPH : 43.....
- I -2-3- اختبار القدرة الارجاعية للحديد FRAP : 45.....
- I -3-3- اختبار انحلال كريات الدم الحمراء Hémolyses : 47.....

49.....	II- المناقشة:
56.....	الخاتمة
59.....	قائمة المراجع
73.....	الملاحق

فهرس الجداول

الصفحة	العنوان	الرقم
10	التصنيف العلمي لنبات <i>Suaeda fruticosa</i> .	01
16	التصنيف العلمي لنبات <i>Suaeda mollis</i> .	02
25	جدول الأدوات المستعملة في الدراسة	03
30	جدول يمثل إمتصاصية تراكيز مختلفة من حمض الغاليك	04
32	إمتصاصية تراكيز مختلفة من الكرسيتين.	05
33	إمتصاصية تراكيز مختلفة من الكاتشين Catechine	06
39	أوزان المادة النباتية الجافة والمستخلصات النباتية ونسبة المرودية للنباتات المدروسة.	07
40	كمية عديدات الفينول في الغرام الواحد من المستخلصات النباتية .	08
41	كمية الفلافونويدات في الغرام الواحد من المستخلصات النباتية	09
42	كمية التانينات في الغرام الواحد من المستخلصات النباتية	10
43	جدول يمثل النسب المئوية للنشاط المضاد لجذر DPPH .	11
47	نسب إنحلال كريات الدم الحمراء	12

فهرس الوثائق

الرقم	العنوان	الصفحة
01	صور لبعض أنواع جنس <i>Suaeda</i> .	08
02	بعض الصور الحقيقية لأجزاء مختلفة من نبات <i>Suaeda fruticosa</i> .	11
03	بعض الصور الحقيقية لأجزاء مختلفة من نبات <i>Suaeda mollis</i> .	17
04	صورة مأخوذة بالقمر الاصطناعي Terra Metrica توضح موقع جمع نبات <i>S. mollis</i> (Google /maps. NET., 2021).	23
05	صورة مأخوذة بالقمر الاصطناعي Terra Metrica توضح موقع جمع نبات <i>S. fruticosa</i> (Google /maps. NET., 2021).	23
06	مخطط مراحل تحضير العينات النباتية .	24
07	صورة حقيقية توضح مختلف أجزاء جهاز Soxhlet	27
08	مراحل تحضير المستخلصات الميثانولية	28
09	مخطط يمثل الخطوات المتبعة في التقدير الكمي لعديدات الفينول	29
10	المنحنى القياسي لحمض الغاليك المعتمد في تقدير كمية عديدة الفينول.	30
11	مخطط يمثل الخطوات المتبعة في التقدير الكمي للفلافونويدات في المستخلصات النباتية	31
12	المنحنى القياسي للكروسيبتين المعتمد في تقدير كمية الفلافونويدات.	32
13	مخطط يوضح الخطوات المتبعة في التقدير الكمي للتانينات في المستخلصات النباتية.	33
14	المنحنى القياسي المعتمد في تقدير Catechine المنحى القياسي للكاتيشين كمية التانينات.	34
15	مردود المستخلصات الميثانولية لكل من نبات <i>Suaeda fruticosa</i> و نبات <i>Suaeda mollis</i>	39
16	المحتوى الكمي لعديدات الفينول بـ (mg EAG/g Ex) للمستخلصات الميثانولية لنبات <i>S. mollis</i> , <i>S. fruticosa</i> .	40
17	لمحتوى الكمي للفلافونويدات بـ (mg E Q/gEx) للمستخلصات الميثانولية لنبات <i>S. mollis</i> , <i>S. fruticosa</i>	41
18	المحتوى الكمي للتانينات للمستخلصات الميثانولية <i>S. Mollis</i> ، <i>S. Fruticosa</i>	42
19	منحنى يمثل النسب المئوية للنشاط المضاد لجذر DPPH [*] بدلالة تراكيز المستخلصات الميثانولية <i>S. Mollis</i> ، <i>S. Fruticosa</i> والمركب المرجعي Vit C.	43
20	قيم ال IC ₅₀ المثبطة لنسبة 50% من جذر DPPH [*] لمستخلصات <i>S. Fruticosa</i> و <i>S. Mollis</i> و Acid ascorpique .	44
21	المنحنى القياسي لحمض الأسكوربيك المعتمد في اختبار القدرة الإرجاعية للحديد FRAP.	45
22	امنحى يمثل قيم الإمتصاصية الضوئية لمستخلص <i>S. Mollis</i> بدلالة التراكيز في اختبار FRAP.	46

46	منحى يمثل قيم الإمتصاصية الضوئية لمستخلص <i>S. Fruticosa</i> بدلالة التراكيز في إختبار FRAP.	23
46	قيم الإمتصاصية الضوئية لمزيج تفاعل المستخلصات الميثانولية وحمض الأسكوربيك لإختبار FRAP عند التركيز (500µg/ml)	24
47	منحنى نسبة إنحلال كريات الدم الحمراء بدلالة تراكيز المركب المرجعي Vit C	25
48	نحنى نسبة إنحلال كريات الدم الحمراء بدلالة تراكيز المستخلص الميثانولي لـ <i>Suaeda Fruticosa</i>	26
48	منحنى نسبة إنحلال كريات الدم الحمراء بدلالة تراكيز المستخلص الميثانولي لـ <i>Suaeda mollis</i>	27

المُقدِّمة

مقدمة:

رغم التقدم العلمي والتكنولوجي الذي حققته البشرية خلال هذه العقود الأخيرة إلا أنه مزال هناك عجز كبير في فهم وعلاج بعض الأمراض التي تصيب الإنسان، والتي لطالما كان للإجهاد التأكسدي دورًا أساسيًا فيها كعامل محفز لظهورها. إذ أشارت العديد من الأبحاث والدراسات إلى أن أغلب هذه الأمراض يمكن أن ترجع للأكسدة التي تحدث داخل الجسم (Phaniendra *et al.*, 2015).

ومن أهم الأمراض الناشئة عن طريق التلف التأكسدي هي السرطان Cancer ومرض السكري (داء السكر) Diabetes وأمراض الكلية Renal disease والأمراض الجلدية Skin disease ومرض باركنسون (مرض الشلل الرعاشي) ومرض الزهايمر وأمراض الكبد وأمراض شبكية العين وأمراض القلب التاجية والتهاب المفاصل الروماتيزم، فضلا عن ذلك فإن الإجهاد التأكسدي يعمل على زيادة حدوث الشيخوخة Aging (الهالي، 2021).

يعرف الإجهاد التأكسدي بحالة عدم التوازن في نظام العوامل المؤكسدة (oxidants) والعوامل المضادة للتأكسد (antioxidants) (لقرون، 2016) باتجاه إنتاج المزيد من العوامل المؤكسدة. كما ترتبط وظائف الجسم بتفاعلات الأكسدة والإرجاع التي تؤدي إلى إنتاج الأنواع الأكسجينية النشطة خلال الميتابوليزم العادي أو عند التعرض لإصابة، فالتوازن بين إنتاج هذه الجزيئات والتخلص منها يضمن الحفاظ على الوظائف الفيزيولوجية الطبيعية للجسم (بن سلامة، 2012) إذ يتمثل الدور العلاجي أو الطبي في القضاء على حالة الإجهاد التأكسدي بإضافة مواد مضادة للأكسدة وهي تلك المواد أو المركبات الموجودة في الأغذية الطبيعية لها القدرة على التفاعل مع شوارد الحرة وتنهاي وجودها وتأثيراتها المهلكة. بعد أن تقوم مضادات الأكسدة بمهمتها تتأكسد، ولكن غالبا ما تقوم بترميم نفسها بمساعدة عوامل الإختزال (درويش، 2012). ولطالما جادت الدراسات العلمية بوصف القدرة المضادة للأكسدة التي تمتلكها النباتات، خلال دورة حياتها، وذلك لأنها تخضع لضغط مؤكسد ثابت من الجذور الحرة وأنواع الاكسجين التفاعلية من مسببات الأكسدة المتولدة خارجيا (الحرارة والضوء) وداخليا (H_2O_2) والمعادن الإنتقالية. لهذا السبب طورت العديد من هذه الأنسجة أنظمة مضادة للأكسدة للسيطرة على الجذور الحرة، ومحفزات أكسدة الدهون، وعوامل الأكسدة، ومنتجات التحلل الأيضي (Chan *et al.*, 2007 ; Brown *et Kelly.*, 2007 ; Agati *et al.*, 2007; Nakatani., 2003) (Lacopini *et al.*, 2008 ; 2008). تشمل هذه المركبات المضادة للأكسدة على مركبات الفلافونويد والأحماض الفينولية والكاروتينات والتوكوفيرول التي يمكن أن تمنع الأكسدة إذ تزيل الجذور الحرة وتعمل كعوامل إختزال. وغالبا ما تحتوي التوابل والأعشاب، المستخدمة في الأطعمة لنعكها وفي

الخلطات الطبية لتأثيراتها الفيزيولوجية على تركيزات عالية من المركبات الفينولية التي لها نشاط قوي في التبرع بالبروتون (H). (Brewer., 2011).

وكمحاولة للمشاركة في ركب دراسات المهمة بتحديد القدرة البيولوجية لنباتات الإقليمية، والتي تهدف إلى تمثين نواتج الأيض الثانوي لنباتات الطبية النامية في الصحراء الجزائرية. واستغلال هذه المنتجات الطبيعية في مختلف المجالات كالصناعات الغذائية والدوائية أو مستحضرات التجميل وغيرها. إرتأينا التطرق إلى هذه الدراسة، والتي تسعى إلى إختيار القدرة المضادة للأكسدة وتحديد المحتوى الفينولي لنباتين صحراويين تابعين لجنس *Suaeda* ، *S. Fruticosa* ، *S. Mollis* التابع للعائلة الرمرامية *Chénopodaceae* وتعرف أيضا بالعائلة السرمقية، وهي عائلة كبيرة نسبيا ومهمة وهي؛ عبارة عن أعشاب معمرة تابعة إلى الفصيلة القطيفية معظمها نباتات ملحية لها القدرة على التأقلم في مختلف الظروف المناخية، تضم حوالي 100 جنس و1400 نوع (Friis et Gilbert ., 1993). و تتضمن بعض الأعشاب الضارة والتي تنمو في المناطق المزروعة ومعظمها أعشاب وشجيرات وتضم أيضا بعض الشجيرات الطويلة واشباه الأشجار قد يكون الساق فيها عشبيا أو خشبيا تتواجد بشكل رئيسي في المناطق الفاحلة الصحراوية، الأماكن المالحة والساحلية لشمال وجنوب قارة إفريقيا وآسيا أستراليا أوروبا وأمريكا الشمالية والجنوبية. الصفة المميزة لهاته النباتات هي أنها قادرة بشكل خاص على تحمل ومقاومة الظروف المناخية الصعبة كالملوحة والحرارة (صباح واخرون، 2010) كما تظهر العائلة الرمرامية جميع أنماط المسارات الضوئية Photosynthetic pathways الرئيسية (ثلاثية و رباعية الكربون) وما يتفرع منها من أنواع ثانوية، لذا وجد الكثير من أشكال أوراق هذه العائلة أسطوانية أو شبه اسطوانية والسيقان خالية منها ذات عقد ظاهرة (العبيد،2018)، ومعروفة أيضا بثرائها بالجزئيات النشطة بيولوجيا مثل اصباغ betalain والفلافونويدات، والأحماض الفينولية، و الجليكوزيدات، و الجليكورونيدات، و الزيوت الأساسية، والتربينات والصابونين (Belyagoubi- Benhammou., 2019). والتانينات وكذلك بكفائتها المضادة للأكسدة و البكتيريا (العبيد، 2018). ومن هذا المنطلق يمكننا طرح عدة إشكاليات أهمها: هل يختلف مردود المستخلصات النباتية والمحتوى الفينولى الكمي والنوعي من نوع نباتي لآخر من نفس الجنس؟ وهل للنباتات المدروسة كفاءة مضادة للاكسدة؟ و أي منها له أفضل فعل كابح للجذور الحرة؟

بهدف إيجاد حل لهذه الإشكاليات تم في هذا العمل تحضير مستخلصات ميثانولية لكل من نبات *Suaeda mollis* و نبات *Suaeda fruticosa* اللذان ينتميان إلى نفس الجنس وذلك بإستخدام جهاز Soxhlet من أجل الحصول على المركبات الفينولية ومن ثم تقديرها (عديدات الفينول، والفلافونويدات

والتانينات). وبغية دراسة النشاطية المضادة للأكسدة تم إجراء ثلاثة اختبارات 'DPPH'، 'FRAP'، و'Hémolyse' حيث تم تقسيم العمل إلى جزئين :

- جزء نظري، يتضمن مدخل حول نباتات جنس *Suaeda* و فصلين، يهتم الأول بدراسة بيولوجية حول نبات *Suaeda fruticosa*، والثاني بدراسة تصنيفية حول نبات *Suaeda Mollis* .
- وجزء تطبيقي مقسم إلى فصلين، حيث تم في الفصل الأول جرد الطرق المتبعة و المواد المستعملة في الدراسة، أما في الفصل الثاني تم عرض النتائج و مناقشتها ومقارنتها بالدراسات السابقة.

الجزء النظري

مَدْخَلٌ حَوْلَ جَنَسٍ

Suaeda

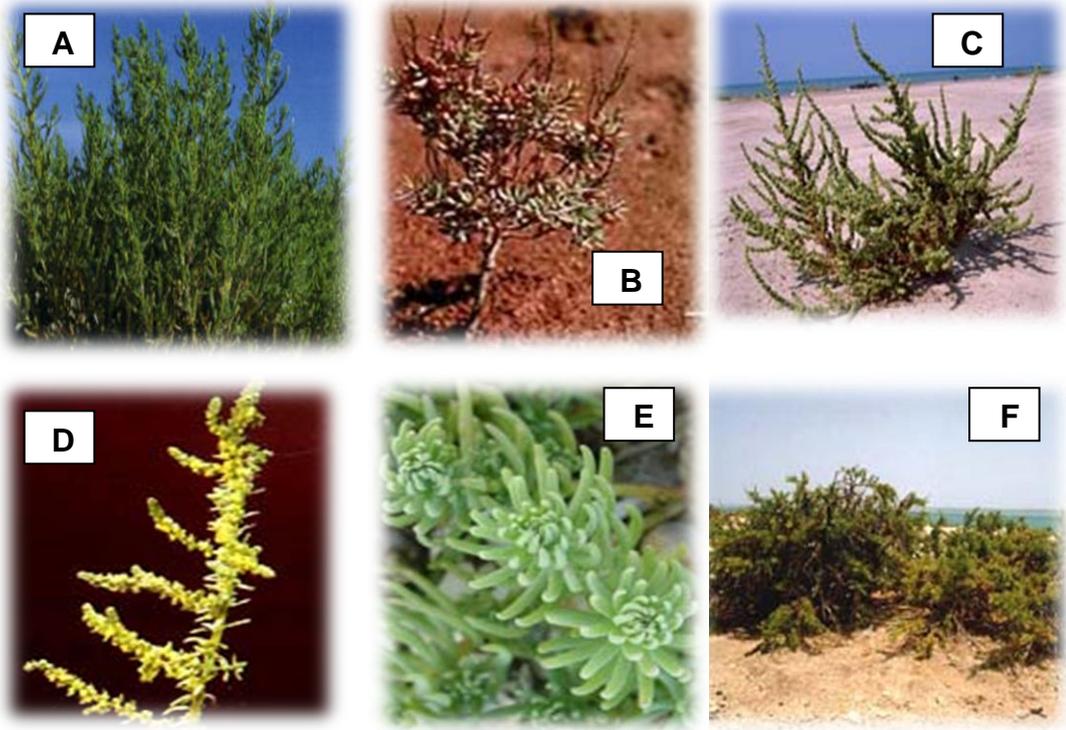
جنس *Suaeda* :

هو جنس ملحي مهم ينتمي للعائلة الرمرامية يضم 100 نوع، نباتاته عشبية سنوية أو معمرة. يتوزع في جميع انحاء العالم (Munir *et al.*, 2014)، إذ يتواجد عادة على السواحل البحرية الرملية، المستنقعات المالحة و مختلف أنواع التربة الصحراوية والسهول الملحية (Boulos, 1991).

يصعب التعرف على أنواع جنس *Suaeda* بسبب تنوع الصفات الظاهرية مثل شكل الورقة و حجمها و لونها و نمط تفرعها (Munir *et al.*, 2014). وهي شبيهة جدا بنباتات جنس *Salsola*، تتميز نباتات جنس *Suaeda* بأنها نباتات متفرعة للغاية ، الفروع فيها غير مفصلية ذات أوراق لحمية شبه أسطوانية، أزهارها صغيرة جدا و ذات لون أخضر (Ozenda, 1991) خنثى او أحادية الجنس، عادة ما تتكون من 5 بتلات متصاعدة ولها 5 أسدية ، بذورها عمودية أو أفقية. (Quezel *et Santa*, 1962)

نباتات جنس *Suaeda* لها أهمية كبيرة فهي تعتبر علفا قيما للماشية (Elbar *et al.*, 2003)، كما أنها شائعة في الطب الشعبي لعلاج العديد من الأمراض التي تصيب الإنسان (Amin *at al.*, 2016). من بين أنواع هذا الجنس نذكر:

- *Suaeda Acuminata* .
- *Suaeda Aegyptiaca* .
- *Suaeda Monoica* .
- *Suaeda Salsa* .
- *Suaeda Californica* .
- *Suaeda Corniculata* .
- *Suaeda Maritima* .
- *Suaeda Baccifera* .
- *Suaeda Multiflora* .
- *Suaeda Crassifolia* .
- *Suaeda Arbusculoides* . (plantes-botanique website)



الوثيقة (01): صور لبعض أنواع جنس *Suaeda*.

A; *Suaeda maritima* **B;** *Suaeda Arbusculoides* **C;** *Suaeda acuminata* **D;**
Suaeda fruticosa **E;** *Suaeda Californica* **F;** *Suaeda monoica*. (plantes-
botanique website)

الفصل الأول

دراسة تصنيفية حول نبات

Suaeda fruticosa.

1 - التصنيف العلمي لنبات *Suaeda fruticosa* :

ينتمي نبات *S. fruticosa* إلى رتبة القرنفليات التابعة للعائلة الرمرامية (Quzel et Santa, 1962) و (plantes-botanique websit) والجدول الموالي يلخص تصنيف النبات:

الجدول (01): التصنيف العلمي لنبات *Suaeda fruticosa*.

<u>Groupes de classification</u>	<u>Classification scientifique</u>	<u>التصنيف العلمي</u>	<u>الفئة التصنيفية</u>
Règne	Plantes	النباتية	المملكة
Embranchement	Spermatophytes	البصريات	الشعبة
Sous Emb	Angiospermes	مغطات البذور	تحت الشعبة
Ordre	Dicotylédones	ثنائيات الفلقة	القسم
Classe	Caryophylladae	القرنفليات	تحت القسم
Sous classe	Caryophyllales	القرنفليات	الرتبة
famille	Chénopodiaceae	الرمرامية	العائلة
Genre	Suaeda forsk	Suaeda forsk	الجنس
Espèce	<i>Suaeda fruticosa</i>	<i>Suaeda fruticosa</i>	النوع
Nom vernulaires	<i>Soud, Adjere, Sobta</i>	<i>Soud, Adjere, Sobta</i>	الاسماء الشائعة

2- الوصف النباتي لنبات *Suaeda fruticosa*:

من أسمائها العلمية:

S. pruinosa,. (Quzel et Santa, 1962), *Chenopodium fruticosum* , *Chenopodina vera* , *Suaeda vera* (<http://WWW.Ville-ge.>)

إسمها العربي سويد (Chehma, 2006)، وهو نبات طبي ملحي يمتلك آليات تجعله يقاوم درجات الملوحة العالية (Saleh et al., 2020).

دراسة تصنيفية حول نبات *Suaeda fruticosa*

و هي عبارة عن شجيرات كثيرة التفرع يمكن أن يزيد إرتفاعها 1 م، متعددة الأشكال للغاية (Chehna, 2006) متفرعة لدرجة أن تكون نفس الشجيرة تحمل فروع مختلفة، تختلف هذه الأفرع وفقا لأعمارها و موقعها وذات لون أخضر داكن متخشبة من الأسفل، تسود عندما تجف أو تذبل (حليس ، ي). أوراقها على شكل مستطيل من 5 إلى 10 أطول من العرض (Quezel et Santa, 1962) جالسة، ضيقة و غليظة إلى حد ما (Chehna, 2006) و طولها حوالي 1 سم (Ozenda, 1991). الأزهار فيها تكون إبطية، جالسة منفردة أو متجمعة في نورات تتكون النورة الواحدة من زهرتين إلى 3 أزهار، والبذور تكون عمودية (Joseph Dèsiè hannon , 1847)

الإزهار: تنمو أفرعها الخضراء في فصلي الصيف و الربيع . (حليس، 2005)



الوثيقة (02): بعض الصور الحقيقية لأجزاء مختلفة من نبات *Suaeda fruticosa*.

3- التوزيع الجغرافي لنبات *Suaeda fruticosa* :

• بيئات تواجد نبات *S. Fruticosa* :

تنمو *S. fruticosa* في الترب المالحة والرطبة وفي السبخات أو بساتين النخيل (chahma, 2006). و في الترب القلوية و الرملية (Khan *et al.*, 2018)

• عالميا :

تمتد *S. fruticosa* من وادي سان جواكين جنوبا إلى المكسيك. وتتواجد أيضا في جزر الهند الغربية و أوروبا و آسيا (آسيا الصغرى ، شبه الجزيرة العربية ، إيران ، أفغانستان ، باكستان) و إفريقيا (شمال إفريقيا و كينيا) (Paysen *et al.*, 1980).

• في الجزائر :

ينتشر كثيرا في المرتفعات و الهضاب العليا و نادر في شمال الصحراء (Ozenda, 1991).

4- إستعمالات النبات :

تستعمل عشبة *S. fruticosa* في العلاج التقليدي كمصدر جيد منشط للقلب، و عامل مضاد للعدوى (Mzoughi *et al.*, 2018)، و تستعمل أيضا في علاج الأمراض الجلدية، بالتحديد مرض الهربس، الجرب و التهاب الجلد (El-Mokasabi *et al.*, 2018). و طبيا تستخدم لعلاج الجروح و هي عبارة عن نبات ملين و مدر للبول و يزيد من الدورة الشهرية، و يستعمل في علاج الرمد، الإسهال، و مقوي للبصر كما أن الجرعات الزائدة منها تسبب الإجهاض و التقيؤ (Rashid *et al.*, 2000). و شاي جذوره تستعمل لتخفيف أعراض البرد (guemmouda ,ben saadi. 2017).

يستعمل نبات *Suaeda fruticosa* كمصدر مضاد للبكتيريا و يستخدم في علاج أمراض السرطان، التهاب الملتحمة و منقي للدم. و يستخدم أيضا في علاج لدغات الثعابين (Mustafa *et al.*, 2016)، و يعرف عند أكلها أنشطة خافضة لمستويات السكر والدهون في الدم (Ksouri *et al.*, 2012).

كما أظهرت الدراسات التجريبية الحديثة أن لمستخلصات الأوراق و السيقان خصائص مضاد للأكسدة قوية، و لها نشاط مضاد للميكروبات واعد (Oueslati *et al.*, 2014). بالإضافة إلى أنها تحمي من الضرر الكبدي الناجم عن الباربيستامول و لها فعالية في علاج سرطان الرئة (Rehman *et al.*, 2013)

بالإضافة إلى أنها تعتبر من النباتات الرعوية للإبل و الماعز (Hasanuzzaman, 2019). و يستعمل عند حرقه كحطب للوقود، وتستخدم أوراقه المحروقة في صناعة الصابون المنزلي. و يمكن تستخدم بذوره للحصول على زيت الطعام عالي الجودة، و تؤكل أوراقها الصغيرة نيئة أو مطبوخة كما لها نكهة مالحة يمكن إستخدامها في السلطات بكميات صغيرة (ben saadi,guemmouda., 2017).

بالإضافة إلى أن زراعة *S. fruticosa* تساعد في المعالجة البيولوجية و إستصلاح التربة الملوثة بالمعادن السامة (Hameed et al., 2016). و أوراقه لها القدرة على إزالة كميات كبيرة من الملاح في التربة المالحة (Khan et al., 2018)، كما يستخدم في صناعة الصبغات السوداء (صبغة الصوف باللون الأسود) (Chema, 2006). ويستخدم رماد هذا النبات كصودا (Khan et al., 2018).

5 – الدراسات السابقة حول نبات *Suaeda fruticosa* :

حظى نبات *Suaeda fruticosa* بالعديد من الدراسات الفيتو كيميائية في السابق حيث شملت تحديد مختلف الأنشطة البيولوجية و المركبات الكيميائية الغني بها. يمكن سردها على التوالي:

أكدت دراسة قام بها (Ksouri et al., 2012) حول النباتات الملحية الطبية أن نبات *Suaeda fruticosa* له نشاطية قوية مضادة للأكسدة ومضادة للبكتيريا.

كما قام الباحث Naija (2014) بدراسة النشاطية المضادة للأكسدة لكل من *Suaeda fruticosa* و *Tamarix boveana* بإستخدام إختبار DPPH* و ABTS، و أظهرت النتائج أن لكلا العينتين نشاطية معتبرة مضادة للأكسدة.

و تمكن الباحثين Oueslati و Ksouri سنة 2014 من الكشف عن مركب فلافونولي في نبات *Suaeda fruticosa* باستخدام الكروماتوغرافيا السائلة، كما تم تقدير النشاطية المضادة للأكسدة لهذا المركب حيث أظهرت النتائج أن له نشاطية عالية مضادة للأكسدة.

ومن الأعمال القيمة المتعلقة بالدراسة الفيتو كيميائية لنبات *Suaeda fruticosa* هي دراسة قام بها الباحث Mzougi و زملاؤه سنة 2018 والتي تهدف إلى تحديد طريقة الإستخلاص الأمثل لعديد السكريد الشبيه بالبكتين من أوراقه ودراسة النشاطية المضادة للأكسدة و المضادة للإلتهابات و الجلطات له، حيث أظهرت النتائج أن السكريد المعزول من أوراق *S. fruticosa* له قدرة مضادة للأكسدة معتبرة، بالإضافة إلى أن له تأثير قوي مضاد للعدوى.

أما عن دراسة Oueslati و زملاؤها سنة 2012 فقد تمكنت من خلالها من التقدير الكمي لعديدات الفينول و التحقق من كفاءة أربعة مستخلصات للجزء الهوائي لنبات *Suaeda fruticosa* (هكسان،

ثنائي كلور الميثان، الميثانول، ماء)، في النشاطية المضادة للأكسدة و المضادة للإلتهابات و السرطانات. إذ اثبتت النتائج أن المستخلص الميثانولي كانت له أكبر نشاطية مضادة للأكسدة وأيضا كانت له الريادة حتى في تثبيط النمو الميكروبي. و أظهر مستخلص ثنائي كلوروميثان أعلى نشاطية مضادة لسرطان الرئة البشري.

و أجرى كل من Ben saadi وزملاؤها سنة 2017 دراسة لتحديد النشاطية المضادة للأكسدة والمضادة للبكتيريا لمستخلص نبات *S. fruticosa* حيث تم فيها إستخلاص المركبات الفينولية بطريقتين (النقع والغلي في الماء)، وقاما أيضا بالتقدير الكمي للمركبات الفينولية بطريقة Folin بإستخدام حمض الغاليك كمركب معياري، كذلك تم التقدير الكمي للفلافونويدات بإستخدام كلوريد الألمنيوم الثلاثي والكرستين كمركب قياسي. حيث أظهرت النتائج أن كمية الفينولات و الفلافونويدات في المستخلص بالنقع أكثر من المستخلص بالغليان، وتم تقييم الفعالية المضادة للأكسدة بطريقة DPPH* إذ ظهر أن للمستخلصات نشاطية إزاحية ضعيفة لجذر DPPH* أقل من نشاطية المركبات المرجعية BHT و BHA. و تم أيضا تقييم الفعالية المضاد لنمو البكتيري ضد ستة سلالات بكتيرية و أظهرت النتائج أن المستخلصات تثبتت ثلاث سلالات فقط هي: *Klebsiella Pneumoniae*, *Salmonellose typhi*, *Enterobacter aerogenes*.

كما أجرى كل من Khan و زملاؤه سنة 2018 دراسة حول التأثير السام والنشاطية المضادة لبكتيريا لنبات *Suaeda fruticosa* ، حيث أظهرت النتائج أن هذا النبات له تأثير سام على إنبات كل من *Cucumis sativus* و *Helianthus annus* خاصة عند التراكيز العالية، كما أن المستخلص الميثانولي لأوراق هذا النبات له نشاطية مضادة للبكتيريا و الفطريات على السلالات التالية :

Stroptococcus byogenes, *Salmonella typhi*, *Aspergillus fumigates* and *Candida albicans*.

من جهة أخرى قام كل من Rashid و زملاؤه سنة 2000 بدراسة النشاطية المضادة للبكتيريا لأربع مستخلصات مختلفة من نبات *Suaeda fruticosa* (الماء، الاسيتون، الايثانول، الايثر)، حيث أظهرت النتائج أن هذا النبات يملك نشاطا قويا ضد بكتيريا *Klebsiella pneumonia* , *Staphylococcus aureus* و *E. coli*.

الفصل الثاني

دراسة تصنيفية حول نبات

Suaeda mollis

1. التصنيف العلمي لنبات *Suaeda mollis* :

حسب ما ورد في (Quzel et santa, 1961) و (plantes-botanique website) من معلومات تصنيفية حول نبات *Suaeda mollis* فإن هذا النبات يكون تحت التصنيف العلمي التالي:

الجدول (02) : التصنيف العلمي لنبات *Suaeda mollis*.

Groupes de classification	Classification scientifique	التصنيف العلمي	الفئة التصنيفية
Règne	Plantes	النباتية	المملكة
Embranchement	Spermatophytes	البذريات	الشعبة
Sous Emb	Angiospermes	مغطات البذور	تحت الشعبة
Ordre	Dicotylédons	ثنائيات الفلقة	القسم
Classe	Caryophylladae	القرنفليات	تحت القسم
Sous classe	Caryophyllales	القرنفليات	الرتبة
Famille	Chénopodiaceae	المرمامية	العائلة
Genre	<i>Suaeda</i> forsk	<i>Suaeda</i> forsk	الجنس
Espèce	<i>Suaeda mollis</i> <i>Desf</i>	<i>Suaeda mollis</i> <i>Desf</i>	النوع

2 – الوصف النباتي لـ *Suaeda mollis* :

وتسمى أيضا *Suaeda vermiculata* Forsk (Ozenda, 1991).

من المعروف أن نبات السويد يمثل أحد النباتات المميزة للمناطق المالحة، فهو يمتلك آليات تجعله يقاوم درجات الملوحة العالية (حليس، 2005).

وهو شجيرات صغيرة لا يتعدى طولها 80 سم، تنفرع كثيرًا وتغطي مساحة واسعة من الأرض، سيقانها قصيرة وبيضوية الشكل (Ozenda, 1991) السيقان الحديثة لهذا النبات خضراء مبيضة، (حليس، 2005) أما الأوراق فهي صغيرة متطاولة رقيقة، لحمية عصيرية ذات سطح

أملس أخضر اللون محمولة على عنق قصيرة جدًا . الأزهار صغيرة جدا، خضراء اللون وليس لها بتلات واضحة، تخرج الأزهار تحت الأوراق في قمم السيقان الحديثة (حليس، 2005) .

الإزهار: يزهر نبات السويد *S. Mollis* خلال فصل الربيع أين ينمو كثيرا ويتفرع في أواخر هذا الفصل تظهر الأزهار الصغيرة (حليس، 2005) .



الوثيقة(03): بعض الصور الحقيقية لأجزاء مختلفة من نبات *Suaeda mollis*.

3- الإنتشار الجغرافي لنبات *Suaeda mollis* :

- بينات تواجد نبات *S. mollis* : يتواجد في المناطق الشمالية من المنطقة خاصة على حواف الشواطئ المالحة، نادرًا ما نصادفه في المزارع أو الأهواض المالحة (حليس، 2005) .
- في الجزائر : منتشر كثيرًا في الهضاب العليا و حضنة (Ozenda, 1991)

- عربيا : ينمو طبيعيا في المنطقة الصحراوية العربية (حليس، 2005) .
- عالميا : تنتشر *Suaeda mollis* شمال إفريقيا و شرق إفريقيا الاستوائية و جنوب غرب آسيا، جزر الكناري ، شبه الجزيرة العربية و جنوب أوروبا (El Ghazali et al., 2020).

4 – إستعمالات نبات *Suaeda mollis*:

يستعمل نبات *S. Mollis* تقليديا كدواء لعلاج التهابات الكبد، ومضاد لنشاط الفيروسات، كما يستعمل كعشبة خافضة لنسبة السكر في الدم (Jeeva., 2014. Mohammed et al., 2020) و تستعمل أيضا لعلاج الربو وأمراض الجهاز التنفسي (El Ghazali et al., 2020) ولعلاج اليرقان (Mohammed et al., 2020)، كما أكدت الدراسات على أن له نشاطية مضادة للميكروبات (El Ghazali et al., 2020) و يمكن إستخدامه في صناعة المكملات الغذائية (Sefidanzadeh et al., 2015).

يستخدم تقليديا كوقود عند حرقه (El Ghazali et al., 2020) كما أنه يعتبر نبات صالح للأكل، ويستعمل كعلف للإبل و الأغنام (Mohammed et al., 2019).

5- الدراسات السابقة حول نبات *Suaeda mollis* :

تمكن الباحث Mohammed و زملاؤه (2020) من خلال دراستهم على نبات *S. mollis* من تحديد ثلاثة أنواع فلافونويد رئيسية وهي :

- Quercetin
- Quercetin-3-O-rutinoside
- Kaempferol-O(acetyl)-hexoside-pentoside

كما تم تقييم النشاطية المضادة للأكسدة حيث أظهرت النتائج أن المستخلص المائي لـ *S. mollis* له قدرة إزاحية قوية لجذر DPPH، و أظهر أيضا أن له نشاطية معتبرة في تثبيط جذر ABTS. كما أكدت النتائج أن المستخلص المائي-الإيثانولي قادر على حماية الكبد والكلى و القلب من السمية التي يسببها رابع كلوريد الكربون CCl_4 .

كما قام الباحث نفسه سنة 2019 بدراسة النشاطية المضادة للأكسدة و المضادة للبكتيريا للزيوت الأساسية المستخلصة من نبات *Suaeda mollis* و *Salsola Cyclophylla* الناميين في السعودية، حيث أظهرت النتائج أن الزيت الأساسي لـ *S. mollis* له تثبيط قوي لنمو بكتيريا

Candida albicans و تثبيط متوسط لبكتيريا *Pseudomonas aeruginosa* كما أن له نشاطية مضادة للأكسدة قوية لجذر DPPH*.

أجرى كل من Al-Tohamy و زملاؤه سنة 2018 التحليل الكيميائي و دراسة الأنشطة المضادة للأكسدة و البكتيريا لبعض النباتات الطبية في مصر، حيث أظهرت النتائج أن المستخلص الميثانولي لـ *Suaeda vermiculata* (*S. mollis*) يحتوي على أعلى نسبة من الفينولات والفلافونويدات و الفلويدات. كما كانت من النباتات التي لها نشاطية قوية مضادة للأكسدة لجذر DPPH* بنسبة 90.5%. تم أيضا تقييم النشاط الميكروبي ضد اربعة التالية:

Staphylococcus au-reus, *Klebsiella pneumoniae*, *Candida albicans*,
Aspergillus flavus.

وكان له أيضا اعلى نشاطية مضادة للبكتيريا ضد هذه الأنواع البكتيرية.

قام كل Amin و زملاؤه (2016) بالتقدير الكلي للفينولات باستخدام كاشف Folin Ciocalteu و الفلافونويدات كلوريد الألمنيوم والنشاطية المضادة للأكسدة باستعمال اختبار DPPH* لثلاثة أنواع من جنس *Suaeda* النامية في منطقة الجوف في المملكة العربية السعودية، استخلصت بالإيثانول و الميثانول حيث أظهرت النتائج المتحصل عليها أن *Suaeda mollis* تمتلك أعلى نشاطية مضادة للأكسدة و يرجع هذا إلى إحتوائها على أعلى نسبة من الفينولات و الفلافونويدات.

كما قامت Oueslati و زملاؤها سنة 2012 بتقدير النشاطية المضادة للأكسدة للمستخلصات الأسيونوية لأربعة أنواع من جنس *Suaeda* النامية في تونس وذلك باستخدام عدة إختبارات منها DPPH* و Reducing power (FRAP) و β -Carotene bleaching كما تم الكشف عن المركبات الفينولية فيها. حيث أظهرت النتائج أن مستخلص نبات *Suaeda Mollis* يملك أعلى نشاطية مضادة للأكسدة مقارنة بمستخلص *Suaeda fruticosa* و *S. pruinosa* و *S. maritime* في إختبار تثبيط الجذر الـ DPPH* و كذلك في إختبار FRAP.

الجزء النظري

الفصل الأول

المواد المستعملة والطرق المتبعة
في البحث

I. في الميدان :

I-1- المادة النباتية:

تم إستعمال الجزء الهوائي لكل من نبات *Suaeda Mollis* و *Suaeda Fruticosa*، حيث جُمع نبات *S. Mollis* في فترة الإزهار خلال فصل الربيع (2020)؛ من شمال دائرة المقرن (طريق الفيض)، وبالتحديد بين خط عرض؛ (33°48'23.5"N) شمال خط الإستواء و (6°55'10.2"E) شرق خط غرينيتش (الوثيقة رقم: 04).

كما تم جمع نبات *S. Fruticosa* في الفترة الإزهار خلال فصل الخريف (أكتوبر 2020)؛ من مزرعة بمدينة سيدي عمران، وبالتحديد بين خط عرض؛ (33°31'12.2"N) شمال خط الإستواء و (6°00'12.9"E) شرق خط غرينيتش، (الوثيقة رقم: 05).



الوثيقة(04): صورة مأخوذة بالقمر الاصطناعي Terra Metrica توضح موقع جمع نبات *S.mollis* (Google /maps. NET., 2021).



الوثيقة(05): صورة مأخوذة بالقمر الاصطناعي Terra Metrica توضح موقع جمع نبات *S. fruticosa* (Google /maps. NET., 2021).

I-2- الطرق المستعملة لتحضير المادة النباتية :

حضرت المادة النباتية بالطرق الموضحة ادناه :



الوثيقة(06) : مخطط مراحل تحضير العينات النباتية .

II. في المخبر :

II.1 - الأدوات المستعملة في الدراسة :

جدول(03): جدول الأدوات المستعملة في الدراسة

الأجهزة	المواد و المحاليل	الأدوات المستعملة
تحضير المستخلصات		
<ul style="list-style-type: none"> • ميزان حساس • جهاز Soxhlet • جهاز التبخير الدوراني Rota vapeur • حاضنة 	<ul style="list-style-type: none"> • مادة نباتية • ميثانول • ماء مقطر 	<ul style="list-style-type: none"> • بيشر • ملعقة • Cartouches • أنبوب مدرج • Ballon • حوجلة • قمع • ورق ألمنيوم • ورق ترشيح • سكين حادة • قوالب زجاجية • عبوات زجاجية
تقدير المحتوى الفينولي		
التقدير الكمي لعديدات الفينول PPC		
<ul style="list-style-type: none"> • ميزان حساس • جهاز المطيافية الضوئية spectrophotometers 	<ul style="list-style-type: none"> • مستخلصات نباتية • ماء مقطر • كربونات الصوديوم (Na₂CO₃) de 2 à 7% • كاشف Folin- Ciocalteau réactif • حمض الغاليك 	<ul style="list-style-type: none"> • أنابيب إختبار زجاجية • أنبوب مدرج • Les cuves • بيشر • ملعقة • حامل أنابيب الإختبار • Micropipette • مناديل ورقية
التقدير الكمي للفلافونويدات FLV		
<ul style="list-style-type: none"> • ميزان حساس • جهاز المطيافية الضوئية spectrophotometers 	<ul style="list-style-type: none"> • مستخلصات نباتية • ماء مقطر • نترات الألمنيوم • اسيتات البوتاسيوم • Quercetin 	<ul style="list-style-type: none"> • أنابيب إختبار زجاجية • أنبوب مدرج • Les cuves • بيشر • ملعقة • حامل أنابيب الإختبار • Micropipette • مناديل ورقية

التقدير الكمي للتانينات TT		
<ul style="list-style-type: none"> • ميزان حساس • جهاز المطيافية الضوئية spectrophotometers • حمام مائي 	<ul style="list-style-type: none"> • Vanilline • HCl 4% • HCl 8% • Tannic acid ou Catéchine 	<ul style="list-style-type: none"> • أنابيب إختبارزجاجية • أنبوب مدرج • Les cuves • بيشر • ملعقة • حامل أنابيب الإختبار • Micropipette • مناديل ورقية
تقدير النشاطية المضادة للأكسدة AAO		
إختبار DPPH•		
<ul style="list-style-type: none"> • ميزان حساس • جهاز المطيافية الضوئية spectrophotometers 	<ul style="list-style-type: none"> • مستخلصات نباتية • ماء مقطر • جذر DPPH• • حمض الأسكوربيك 	<ul style="list-style-type: none"> • أنابيب إختبار • بيشر • حامل أنابيب الإختبار • ورق الألمنيوم • Micropipette • مناديل ورقية • Les cuves
إختبار FRAP		
<ul style="list-style-type: none"> • ميزان حساس • حمام مائي • جهاز الطرد المركزي • جهاز المطيافية الضوئية spectrophotometers 	<ul style="list-style-type: none"> • مستخلصات نباتية • ماء مقطر • المحلول المنظم • فوسفات • فريسيانيد البوتاسيوم • حمض الخل ثلاثي الكلور • كلوريد الحديد • حمض الأسكوربيك 	<ul style="list-style-type: none"> • بيشر • أنابيب إختبار • حامل أنابيب الإختبار • Micropipette • Les cuves • مناديل ورقية
إختبار Hémolyse		
<ul style="list-style-type: none"> • حمام مائي • حاضنة • جهاز الطرد المركزي • جهاز المطيافية الضوئية spectrophotometers 	<ul style="list-style-type: none"> • كريات الدم الحمراء • مستخلصات نباتية • بيروكسيد H2O2 • كلور الحديد الثلاثي • حمض الأسكوربيك 	<ul style="list-style-type: none"> • أنابيب إختبار • حامل أنابيب الإختبار • Micropipette • مناديل ورقية • Les cuves

2.II - الطرق المتبعة في الدراسة :

II . 1. 2 . تحضير المستخلصات :

تمت عملية الإستخلاص بجهاز Soxhlet حيث تم الحصول على المستخلص النباتي بمذيب مكون من (70% ميثانول Méthanol و 30% ماء مقطر) .

• طريقة الإستخلاص بجهاز Soxhlet :

تم وزن 50 g من مسحوق المادة النباتية ووضعت في عبوة الجهاز (cartouches) ، ثم تدخل العبوة في الجهاز و نوصله بحوجلة كروية بها حجم 350 مل من المذيب (70% ميثانول Méthanol و 30% ماء مقطر) ، و في الأخير يوضع جهاز Soxhlet فوق السخان الكهربائي على درجة حرارة غليان المذيب 80° ، نترك الجهاز يعمل لمدة ثلاث ساعات (حواء، 2013) .

بعد الحصول على المستخلص الميثانولي يرشح و يبخر المذيب عن طريق جهاز التبخير الدوراني عند درجة حرارة 50° ، ثم يوضع المستخلص في الحاضنة عند درجة حرارة 50° حتى يجف تماما، ثم يكشط بواسطة سكين حادة ويوضع في عبوات محكمة الغلق داخل الثلاجة 4 - بعيداً عن الرطوبة و الإضاءة .



الوثيقة(07): صورة حقيقية توضح مختلف أجزاء جهاز Soxhlet



الوثيقة(08): مراحل تحضير المستخلصات الميثانولية

2-2- تقدير نسبة المردودية %R:

المردودية هي عبارة عن حاصل قسمة بين كتلة المستخلص النباتي و كتلة المادة الجافة المستخدمة في الإستخلاص (كتلة المادة الابتدائية الجافة) ، و تقدر حسب (Guettaf *et al.*, 2016) بالعلاقة التالية :

$$\text{المردودية \%} = \left(\frac{\text{كتلة المستخلص}}{\text{كتلة المادة النباتية الجافة}} \right) \times 100$$

II-3- تقدير المحتوى الفينولي:

II-3-1- التقدير الكمي لعديدات الفينول PPC :

تم التقدير الكمي لعديدات الفينول بإتباع طريقة Singleton & Rossi وذلك بإستخدام كاشف Folin-Ciocalteu الذي يتكون من حمض الفوسفوتتغستيك ($H_3PW_{12}O_{40}$) و حمض فوسفوموليبيديك ($H_3PMO_{12}O_{40}$) .

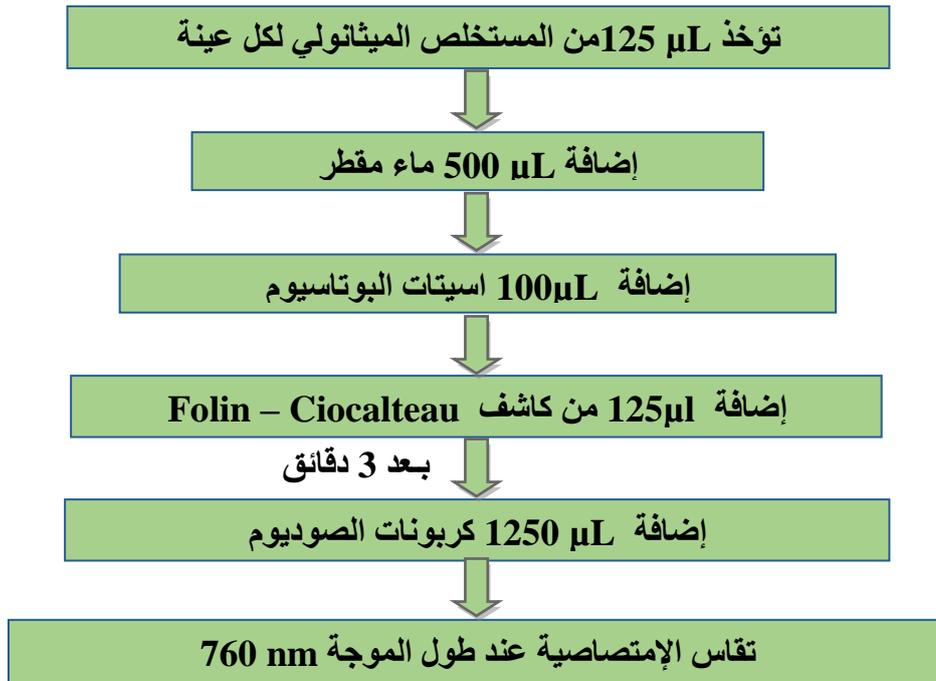
حيث تعتمد هذه الطريقة على إرجاع هذه المكونات بواسطة المركبات الفينولية إلى أكاسيد التنغستين (W_8O_{23}) و المولبيدات (Mo_8O_3) المميزة باللون الأزرق و ذلك بمنحها كيتون أو كينون . لتحضير العينات تم إذابة 1mg من المستخلصات النباتية الميثانولية في 1ml من الماء المقطر.

في أنبوب اختبار:

- يؤخذ 125 μ l من المستخلصات النباتية ذات التركيز 1mg/ml يضاف لها 500 μ l من الماء المقطر و125 μ l من كاشف Folin – Ciocalteu .
- يرج الخليط جيداً و بعد 3 دقائق يتم إضافة 1250 μ l من كربونات الصوديوم 2 %
- يوضع الخليط في الظلام لمدة 90 دقيقة ثم يقرأ عند طول الموجة 760 نانومتر بجهاز المطيافية الضوئية (Slinkard *et al.*, 1977, Singleton *et al.*, 1999) .

تم تحضير محاليل في الماء المقطر من تراكيز متزايدة من حمض الغاليك (0-200 μ g/ml) لأجل التقدير الكمي لعديدات الفينول .

يستعمل حمض الغاليك Acide Gallique كفينول مرجعي لتحديد معادلة المنحنى، ويتم التعبير عن النتائج بعدد المليغرامات المكافئة لحمض الغاليك لكل غرام من وزن المستخلص .



الوثيقة(09): مخطط يمثل الخطوات المتبعة في التقدير الكمي لعديدات الفينول

• رسم المنحنى القياسي لحمض الغاليك :

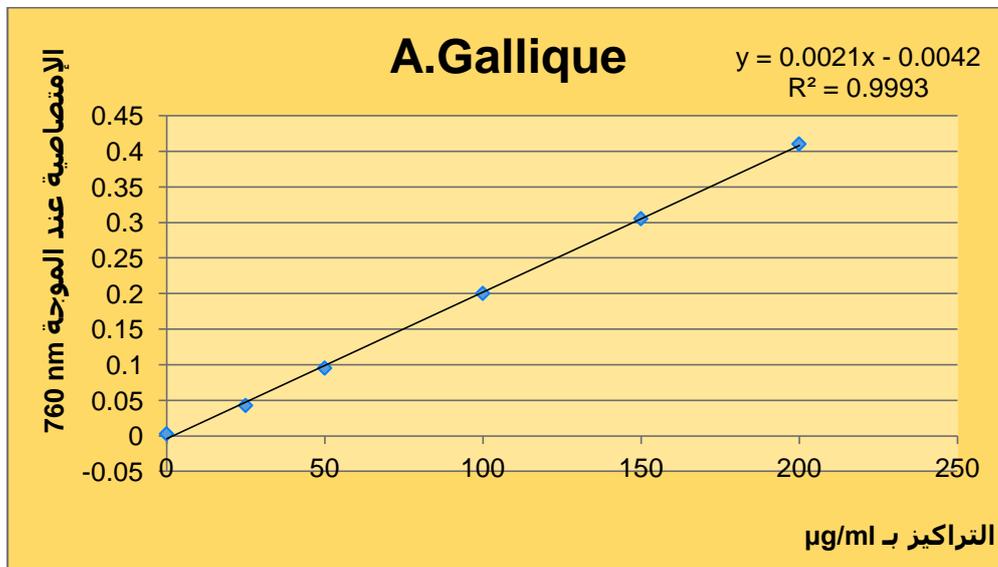
تم رسم المنحنى الممثل لإمتصاصية حمض الغاليك بدلالة التركيز وإستخراج المعادلة الخطية .

الجدول (04): جدول يمثل إمتصاصية تراكيز مختلفة من حمض الغاليك

التركيز µg/ml	0	25	50	100	150	200
الإمتصاصية A760nm	0.003	0.043	0.0955	0.2005	0.3055	0.4105

نتحصل على المنحنى القياسي لحمض الغاليك برسم تغيرات الإمتصاصية الضوئية بدلالة التركيز

$A = f(C)$ كما هو موضح في المنحنى :



الوثيقة(10): المنحنى القياسي لحمض الغاليك المعتمد في تقدير كمية عديدات الفينول.

II -3-2-التقدير الكمي للفلافونويدات FLV:

يعتمد تركيز الفلافونويدات في المستخلصات على التعقيد مع Al_3 ، ويتم التعبير عن النتائج بمكافئات الكرسيتينين (Türkoğlu et al., 2007).

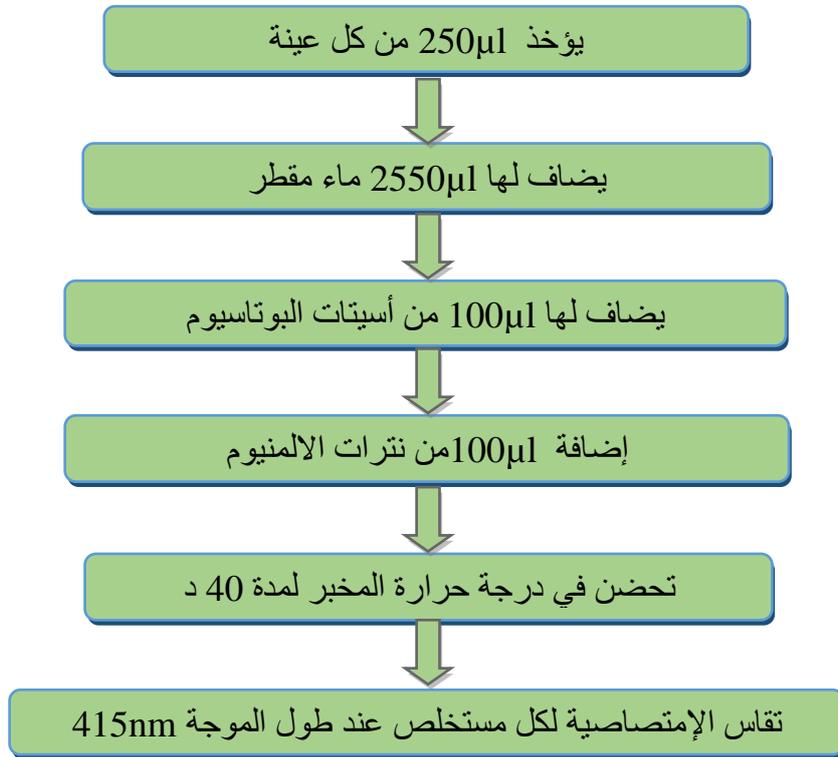
قمنا بالتقدير الكمي للفلافونويدات بإستخدام $AlCl_3$ حيث تم تحضير تركيز 3 mg /ml من المستخلصات النباتية وذلك بإذابة 3mg من المستخلص النباتي في 1 ml من الماء المقطر

الفصل الأول المواد المستعملة والطرق المتبعة في البحث

و بعدها تم تحضير تراكيز مختلفة من الكرسيتين وذلك بإذابته في الماء المقطر حيث كانت التراكيز محصورة (0-200µg/ml) .

بعد تحضير العينات ، في أنبوب إختبار:

- يؤخذ 250 µl من كل عينة و 250 µl من كل تراكيز الكرسيتين المحضرة سابقا.
- يضاف لها 2550 µl من الماء المقطر وبعدها 100µl من اسيتات البوتاسيوم (CH₃COOK) و 100 µl من نترات الألمنيوم (Al(NO₃)₂, 9H₂O) .
- تحضن في درجة حرارة المخبر لمدة 40 دقيقة
- وتقرأ بجهاز المطيافية الضوئية عند طول الموجة 415nm .



الوثيقة(11) : مخطط يمثل الخطوات المتبعة في التقدير الكمية للفلافونويدات في المستخلصات النباتية

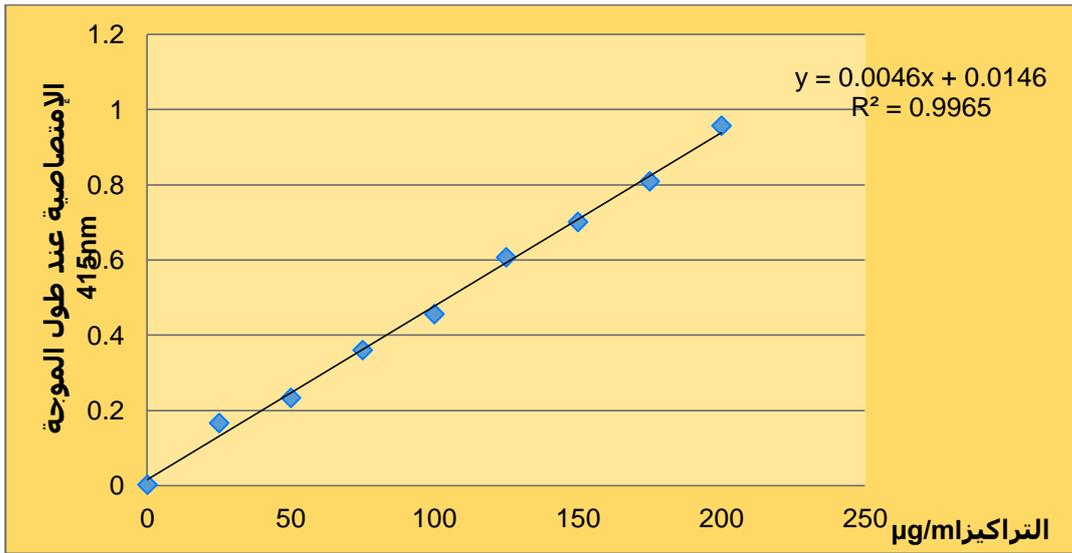
• رسم المنحنى القياسي للكرستين

تم رسم المنحنى الممثل لإمتصاصية الكرسيتين بدلالة التراكيز واستخراج المعادلة الخطية .

الجدول (05) : إمتصاصية تراكيز مختلفة من الكرسيتين.

التركيز $\mu\text{g/ml}$	200	175	150	125	100	75	50	25	0
الإمتصاصية $A=415\text{nm}$	0.957	0.809	0.701	0.607	0.456	0.36	0.233	0.166	0.002

نتحصل على المنحنى القياسي للكرستين برسم تغيرات الإمتصاصية الضوئية بدلالة التراكيز $A=f(C)$. كما هو موضح في المنحنى التالي :



الوثيقة(12): المنحنى القياسي للكرستين المعتمد في تقدير كمية الفلافونويدات.

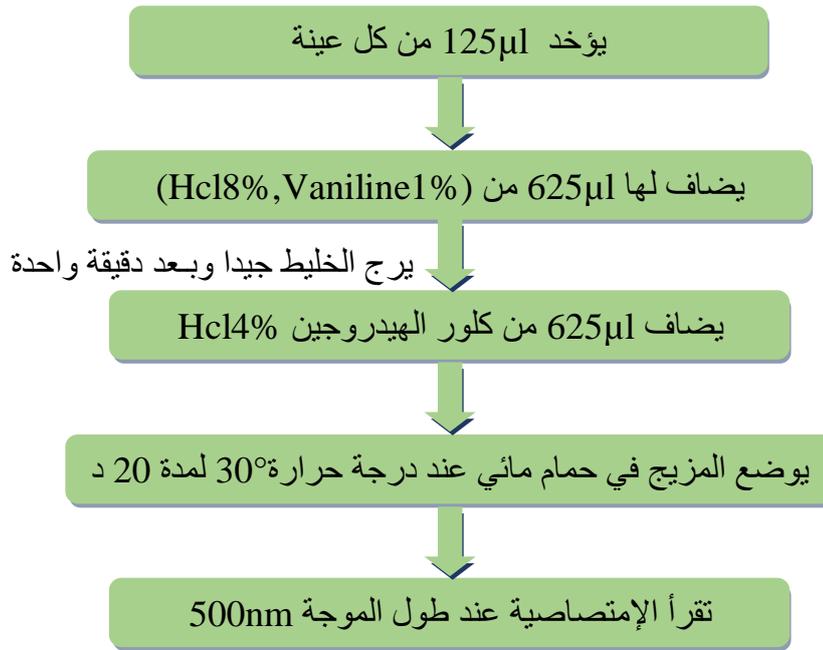
II -3-3- التقدير الكمي للتانينات TT:

تم التقدير الكمي للتانينات حسب طريقة (Hagerman, A.E., 2002)

حيث تم تحضير تركيز 1mg/ml من المستخلصات النباتية وذلك بإذابتها في الماء المقطر ، وقمنا أيضا بتحضير تراكيز مختلفة من Catechine بإذابته في الماء المقطر حيث كانت التراكيز محصورة بين (60-300 $\mu\text{g/ml}$) .

بعد تحضير العينات، في أنبوب اختبار:

- يؤخذ 125 µl من المستخلص النباتي ذو التركيز 1mg/ml المذابة في الماء المقطر ، يضاف لها 625 µl من محلول مكون من (50% من الفانيلين 1% Vaniline و 50% من كلوريد الهيدروجين (8% HCl) .
- يرج الخليط جيدا وبعد دقيقة واحدة نضيف 625 µl من كلور الهيدروجين Hcl (4%)
- يوضع المزيج في حمام مائي عند درجة حرارة 30° لمدة 20 دقيقة .
- تقرأ الإمتصاصية عند طول الموجة 500nm بجهاز المطيافية الضوئية .



الوثيقة(13): مخطط يوضح الخطوات المتبعة في التقدير الكمي للتانينات في المستخلصات النباتية.

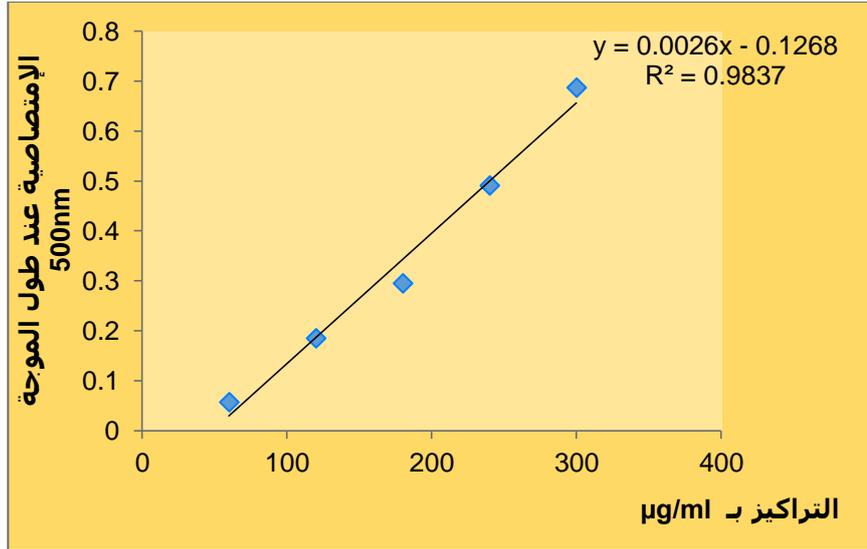
• رسم المنحنى القياسي Catechine

تم رسم المنحنى الممثل لإمتصاصية الكاتشينين بدلالة التركيز واستخراج المعادلة الخطية .

الجدول(06) : إمتصاصية تراكيز مختلفة من الكاتشين Catechine

300	240	180	120	60	التركيز mg/ml
0.69	0.49	0.29	0.18	0.06	الإمتصاصية A500nm

نتحصل على المنحنى القياسي Catechine برسم تغيرات الإمتصاصية الضوئية بدلالة التراكيز $A=f(C)$. كما هو موضح في المنحنى التالي :



الوثيقة(14): المنحى القياسي للكاتيشين Catechine المعتمد في تقدير كمية التانينات.

II-4- تقدير النشاطية المضادة للأكسدة AAO :

لغرض تقدير الفعل التثبيطي المضاد للأكسدة للمستخلصات النباتية ، تم إستعمال إختبارال- DPPH[•] و إختبارالقدرة الإرجاعية للحديد FRAP اللذان يعتبران من أكثر الطرق إستعمالاً في تقدير التأثير الأزاحي المضادة للأكسدة مخبريا *In vitro* ، و إختبارإنحلال كريات الدم الحمراء Hémolyse بإعتباره إختبار *In vivo* .

II-4-1- إختبارتثبيط الجذر الحر DPPH[•] :

يعتمد هذا الإختبارعلى قدرة المستخلصات النباتي أو مركب ما على تثبيط الجذر الحر DPPH[•] (2,2- Diphenyl-1-picrylhydrazil) (Khalaf *et al.*, 2008) و ذلك إعتماذاً على قابليتها في إعطاء ذرة او ذرات هيدروجين، حيث يعرف DPPH[•] بأنه مركب صلب ذو لون بنفسجي مسود و كتلة مولية تقدر بـ 394.33 مول (Molyneux., 2004) ، مستقر كيميائياً ، يتحول لونها إثر إرجاعه بواسطة مضادات الأكسدة (أي المستخلص النباتي) DPPH[•] إلى لون أصفر، و يمكن تتبع ذلك لونها بواسطة جهاز المطيافية الضوئية عند طول الموجة 517 نانومتر وذلك بقياس معدل إنخفاض الإمتصاصية المعبر على قدرة و كفاءة المستخلص من تثبيط الجذر (Bentabet *et al.*, 2014) .

• تحضير محلول DPPH[•] :

حُضِرَ محلول DPPH[•] ذو التركيز 0.1 Mm و ذلك بإذابة 4mg من DPPH[•] في 100 ml من الميثانول .

• تحضير العينات :

تم تحضير تراكيز مختلفة من المستخلصات النباتية و حمض الأسكوربيك و ذلك بإذابة كل منهم في الماء المقطر، يستعمل حمض الأسكوربيك (Vit C) لغرض المقارنة بينه وبين المستخلصات النباتية .

• طريقة العمل :

اختبرت النشاطية المضادة للأكسدة حسب طريقة Braned و زملاؤه (1995) حيث في أنبوب إختبار:

- يؤخذ 600 µl من تراكيز مختلفة من المستخلصات و من حمض الأسكوربيك .
- يضاف لها 1200 µl من DPPH[•] ذو التركيز 0.1mM.
- تحضن الأنبوب في الظلام لمدة 15 دقيقة .
- يتم قياس الإمتصاصية عند طول الموجة 517nm نانومتر بجهاز المطيافية الضوئية .

تحدد القدرة المضادة للأكسدة للمستخلصات بتحديد عامل IC₅₀ الذي يعرف على أنه مقدار تركيز المستخلص (المضاد للأكسدة) اللازم لتنشيط 50% من جذر DPPH[•] و يحسب من خلال المعادلة اللوغاريتمية لمنحنيات تغير نسبة التنشيط I% بدلالة التركيز، حيث تقدر نسبة التنشيط حسب (Chaouche *et al.*, 2013) بالعلاقة التالية :

$$I \% = [(Ac - As) / Ac] \times 100$$

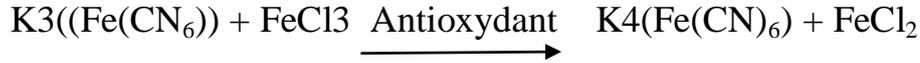
I%: نسبة تثبيط العامل المضاد للأكسدة الجذر .

Ac: الإمتصاصية للعينة عند طول الموجة 517 نانومتر .

As: إمتصاصية DPPH[•] في وجود المادة المدروسة 517 نانومتر .

II -2-4- إختبار القدرة الإرجاعية للحديد Reducing power :

يستخدم إرجاع الحديد الثلاثي كمؤشر يبين فعالية الإلكترونات المانحة المهمة في آلية تفاعل مضادات الأكسدة الفينولية . حيث تمنح مضادات الأكسدة الكثرونات تعمل على إرجاع الحديد الثلاثي إلى حديد ثنائي، و يمكن تحديد كمية معقد الحديد الثنائي بقياس طول موجة تشكل اللون الأزرق الداكن عند 700 نانومتر .



• طريقة العمل :

تم تحديد القدرة الإرجاعية للمستخلصات حسب طريقة Jayanthi و Lalitha (2011) ، حيث تتفاعل المستخلصات التي تملك قدرة على الإرجاع مع فريسيانيد البوتاسيوم $[\text{K}_4[\text{Fe}(\text{CN})_6]$ لتشكيل فيروسيانيد البوتاسيوم ، يتفاعل هذا الأخير مع كلوريد الحديد لإعطاء مركب يمتص في طول الموجة 700 نانومتر .

تم أولاً تحضير تراكيز مختلفة من المستخلصات النباتية و ذلك بإذابتها في الماء المقطر، كما قمنا أيضاً بتحضير تراكيز مختلفة من فيتامين Vit C الذي يستعمل كشاهد موجب في هذا الإختبار.

بعد تحضير العينات ، في أنبوب إختبار:

- يؤخذ 250 µl من تراكيز مختلفة من كل العينات .
 - يضاف لها 625 µl من المحلول المنظم فوسفات (Tompon) (PH= 6.6 . 0.2M) ثم يضاف لها 625 µl من محلول فريسيانيد البوتاسيوم 1% .
 - يحضن المزيج في حمام مائي لمدة 20 دقيقة عند درجة حرارة 50 م° .
 - يضاف للمزيج 625 µl من حمض الخل ثلاثي الكلور Trichloroacetic acid (TCA) (10%) .
 - يعرض المزيج للتردد المركزي 3000 دورة /دقيقة خلال 10 دقائق .
 - يضاف إلى 625 µl من الجزء الطافي 625 µl من الماء المقطر و 125µl من كلوريد الحديد / (0.1%) .
 - تقاس الإمتصاصية عند طول الموجة 700 نانومتر .
- يدل التزايد في إمتصاصية مزيج التفاعل على التزايد في القدرة الإرجاعية .

II -3-4- إختبار إنحلال كريات الدم الحمراء (Hémoyse) :

الهدف من هذا الإختبار هو التعرف على مدى حماية المستخلصات النباتية لكريات الدم الحمراء من الإنحلال إثر تعرضها للمواد المؤكسدة و الجذور الحرة، وذلك من خلال قياس نسبة كريات الدم المنحلة .

طريقة العمل:

يعتمد هذا الإختبار حسب (Abirami et al., 2014) على كريات الدم الحمراء السليمة للإنسان، بحيث تم الحصول عليها بعد عملية التخفيف بالماء المقطر و باستعمال جهاز الطرد المركزي عند سرعة 3000 دورة / د لمدة 10 دقائق .

في أنبوب اختبار:

- يؤخذ 40µl من كريات الدم الحمراء .
- يضاف لها 2ml من تراكيز مختلفة من المستخلصات النباتية، ثم تحفظ في لمدة 5 دقائق في درجة حرارة دقائق في درجة حرارة 37 م°.
- يضاف للمزيج 40µl من محلول كل من البيروكسيد (30 ml mol) H₂O₂ ، ثلاثي كلور الحديد FeCl₃ و محلول حمض الأسكوربيك Vit C.
- يترك الخليط لمدة ساعة في الحاضنة عند درجة حرارة 37 م°.
- ينقل المزيج لجهاز الطرد المركزي و يوضع في سرعة 700 دورة / د لمدة 10 دقائق .
- تقاس الإمتصاصية الضوئية عند طول الموجة 540 نانومتر ،

تحسب نسبة إنحلال كريات الدم الحمراء وفقا للقانون الآتي :

$$Hémolyses\% = (Abs_{contrôle} / Abs_{échantillon}) \times 100$$

Abs Control : إمتصاصية المزيج في غياب المستخلص النباتي.

Abs Echantillon : إمتصاصية المزيج في وجود المستخلص النباتي .

الفصل الثاني

النتائج والمناقشة

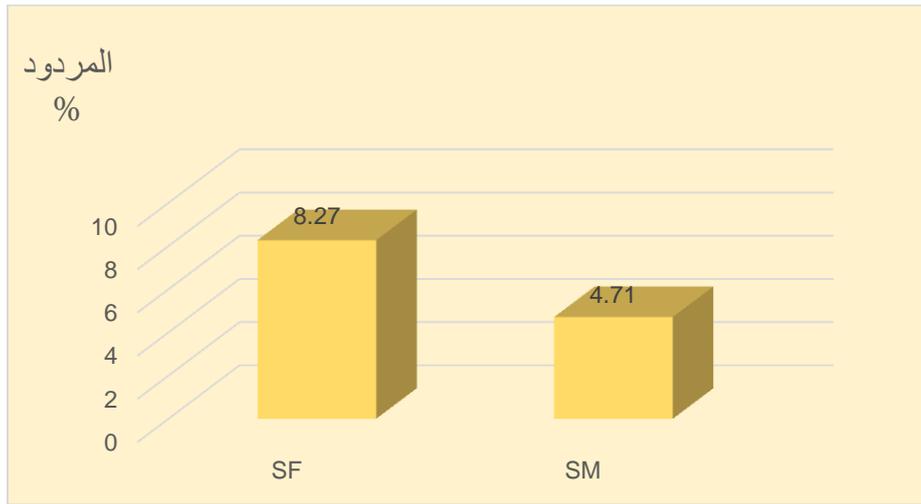
I-النتائج :

I-1- حساب نسبة المردود %R:

بعد عملية الإستخلاص بجهاز Soxhlet باستعمال الميثانول و الماء المقطر، تم تقدير المردود إعتياداً على العلاقة المذكورة عند (Guettaf *et al.*, 2016) حيث كانت النتائج كما هي موضحة في الجدول أدناه :

الجدول (07):أوزان المادة النباتية الجافة والمستخلصات النباتية ونسبة المردودية للنباتات المدروسة.

<i>Suaeda fruticosa</i>	<i>Suaeda mollis</i>	
50	50	وزن العينة النباتية الجافة (g)
4.135	2.355	وزن المستخلص (g)
8.27	4.71	المردود (%)



الوثيقة(15) : مردود المستخلصات الميثانولية لكل من نبات *Suaeda fruticosa* و نبات *Suaeda mollis*

من خلال النتائج الموضحة في الوثيقة(15) نلاحظ أن المستخلص الميثانولي للجزء الهوائي لنبات *Suaeda fruticosa* تفوق بأعلى نسبة مردود مقدرة بـ 8.27% مقارنة بنبات *Suaeda mollis* الذي سجل نسبة مردود أقل مقدرة بـ 4.71%.

2-I- تقدير المحتوى الفينولي:

I-2-1- التقدير الكمي لعديدات الفينول PPC:

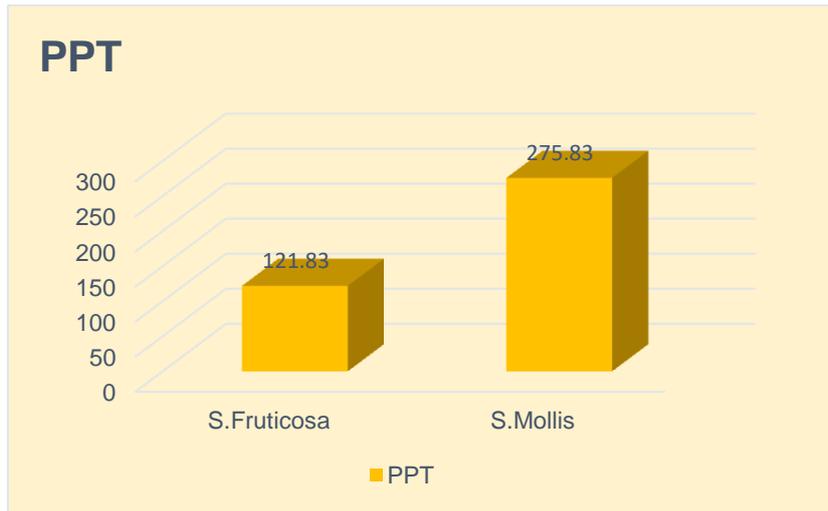
تم التقدير الكمي لعديدات الفينول اعتمادا على طريقة Singleton and Rossi ، وذلك بإستخدام كاشف Folin Ciocalteu حيث يعبر كميًا عن محتوى عديدات الفينول بإستعمال المعادلة الخطية للمخطط المعياري لحمض الغاليك بدلالة التراكيز الواردة في الوثيقة (10) .

تقدر قيم عديدات الفينول بالملغ المكافئ لحمض الغاليك على الغرام من كتلة المستخلص

(mg E AG/g Ex) كما هو مدرج في الجدول التالي :

الجدول(08) : كمية عديدات الفينول في الغرام الواحد من المستخلصات النباتية .

S. fruticosa	S. mollis	المستخلص
121.83± 2.79	275.83± 3.32	كمية الـ PPC



الوثيقة (16) : المحتوى الكمي لعديدات الفينول بـ (mg EAG/g Ex) للمستخلصات الميثانولية

لنبات *S. mollis*, *S. fruticosa*

من خلال النتائج الموضحة في الجدول(08) والوثيقة رقم (16)، نلاحظ أن كمية عديدات الفينول PPC متفاوتة في المستخلصات النباتية المدروسة ، حيث سجلت *S. mollis* أعلى قيمة قدرت بـ (275.83 ± 3.32 mgE AG/g Ex) ، بينما سجلت *S. Fruticosa* قيمة أقل بلغت

(121.83 ± 2.79 mgE AG/g Ex)

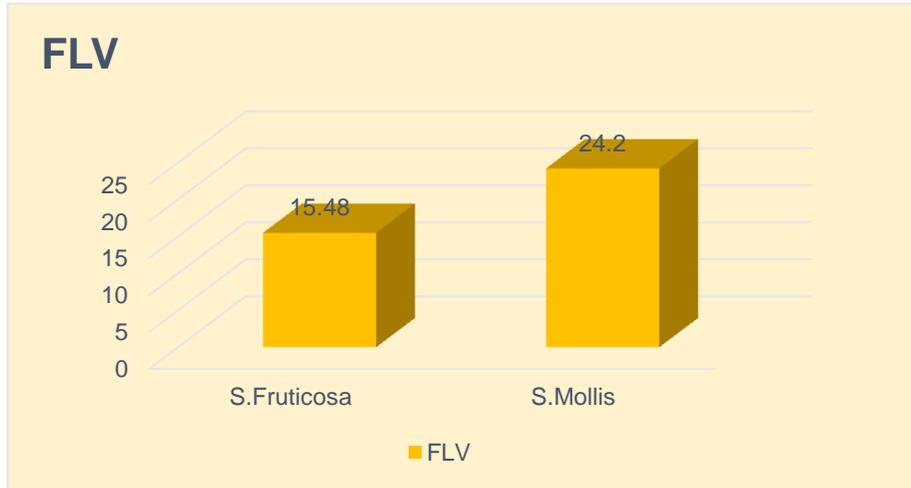
I-2-2- التقدير الكمي للفلافونويدات :

تم التقدير الكمي للفلافونويدات في المستخلصات النباتية المدروسة باستخدام كاشف $AlCl_3$ ، حيث يعبر عن كمية الفلافونويدات بإستعمال المعادلة الخطية للمنحى القياسي للكروستين المدرج في الوثيقة (12)

تقدر قيم الفلافونويدات بالمغ المكافئ للكروستين على الغرام من كتلة المستخلص (mg E Q/g Ex) كما هو مدرج في الجدول التالي :

الجدول(09): كمية الفلافونويدات في الغرام الواحد من المستخلصات النباتية

S. fruticosa	S. mollis	المستخلص
15.48± 0.11	24.20± 0.23	كمية الـ FLV



الوثيقة(17): المحتوى الكمي للفلافونويدات بـ (mg E Q/g Ex) للمستخلصات الميثانولية لنبات *S. mollis* , *S. fruticosa*

من خلال النتائج الموضحة في الجدول(09) والوثيقة (17) نلاحظ أن المستخلصات النباتية المدروسة تحتوي على نسب مختلفة من كمية الفلافونويدات، حيث سجل نبات *Suaeda mollis* أعلى قيمة قدرت بـ (24.20 ± 0.23 Mg E Q/g Ex) مقارنة بنبات *Suaeda fruticosa* الذي سجل قيمة أقل مقدرة (15.48 ± 0.11 Mg E Q/g Ex).

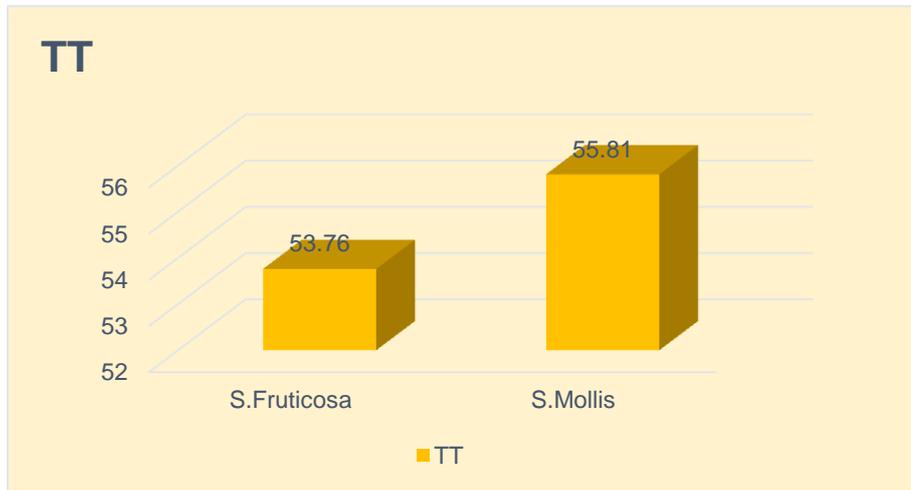
I- 2-3- التقدير الكمي للتانينات TT:

تم تقدير الكمي للتانينات في المستخلصات النباتية اعتمادا على طريقة (Hagerman, A.E. 2002) حيث يعبر كميًا عن المحتوى التانينات بإستعمال المعادلة الخطية للمنحى القياسي لـ Catechine المدرج في الوثيقة (14)

تقدر قيم التانينات بالملغ المكافئ للكاتيشين على الغرام من كتلة المستخلص كما هو موضح في الجدول الموالي:

الجدول (10): كمية التانينات في الغرام الواحد من المستخلصات النباتية

S. fruticosa	S. mollis	المستخلص
53.76± 0.38	55.81± 0.59	كمية الـ TT



الوثيقة (18): المحتوى الكمي للتانينات للمستخلصات الميثانولية *S. Fruticosa* ، *S. Mollis*

من خلال الجدول (10) والوثيقة (18) نلاحظ أن كمية التانينات في المستخلصات الميثانولية لنبات *S. Fruticosa* و *S. Mollis* متقاربة نوعاً ما، حيث سجلت القيم (55.81 ± 0.59 mg E C/g Ex) ; (53.76 ± 0.38 mg E C/g Ex) على التوالي .

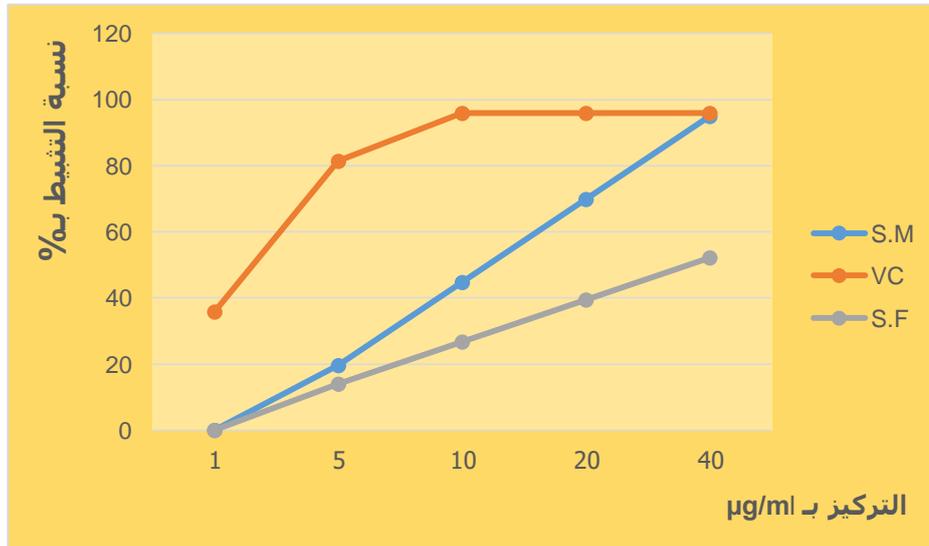
I-3 - تقدير الفعالية المضادة للأكسدة (AAO):

I-3-1-إختبار الجذر الحر DPPH° :

من أجل تقدير النشاطية المضادة للأكسدة للمستخلصات الميثانولية للنباتات المدروسة تم الاعتماد على إختبار الجذر الحر DPPH° بإعتباره الأكثر تداولاً، كما تم إستعمال حمض الأسكوربيك كمرجع قياسي للمقارنة الإيجابية.

الجدول (11) : جدول يمثل النسب المئوية للنشاط المضاد لجذر DPPH° .

<i>S. fruticosa</i>	<i>S. mollis</i>	Vit C	التركيز µg/ml
52.17	94.95	/	40
39.44	69.84	/	20
26.71	44.72	95.88	10
13.98	19.60	81.38	5
0	0	35.80	1



الوثيقة(19): منحنى يمثل النسب المئوية للنشاط المضاد لجذر DPPH° بدلالة تراكيز

المستخلصات الميثانولية *S. Fruticosa* ، *S. Mollis* والمركب المرجعي Vit C .

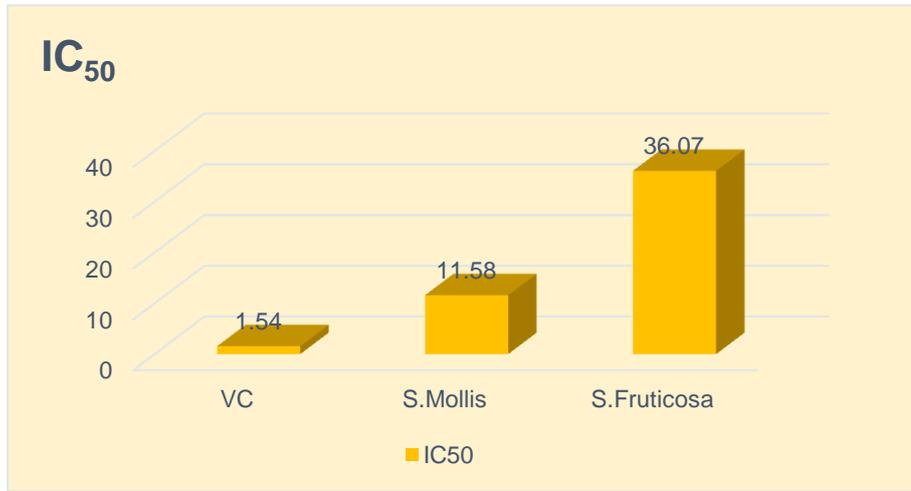
من خلال الجدول(11) والوثيقة(19) نلاحظ أنه كلما زاد تركيز المستخلصات النباتية و المركب المرجعي زادت نسبة تثبيط الجذر الحر DPPH° ، حيث نلاحظ أن المركب المرجعي تفوق على كلا المستخلصين إذ سجل أعلى نسبة تثبيط لجذر DPPH° قدرت بـ 95.88% وذلك عند التركيز (C=10µg/ml). ثم يليه مستخلص نبات *S. Mollis* بنسبة تثبيط قدرت بـ 94.95% عند

التركيز ($C=40\mu\text{g/ml}$)، في حين سجل مستخلص نبات *S. Fruticosa* أدنى نسبة تثبيط مقدرة بـ 81.57% عند التركيز ($C=666.67\mu\text{g/ml}$) .

تحديد قيم IC_{50} :

تم تحديد مقدار IC_{50} المعبر عن التركيز المثبط لـ 50% من الجذر الحر $DPPH^{\circ}$ من خلال المعادلات اللوغاريتمية لمنحنيات التثبيط (I%) للمستخلصات النباتية المدروسة، و لحمض الأسكوربيك -أنظر إلى الملاحق (04),(05),(06).

تناسب الفعالية المضادة للاكسدة عكسيا مع قيم IC_{50} ، أي أنه كلما كانت قيم IC_{50} صغيرة كانت النشاطية الكابحة للجذر الحر افضل .



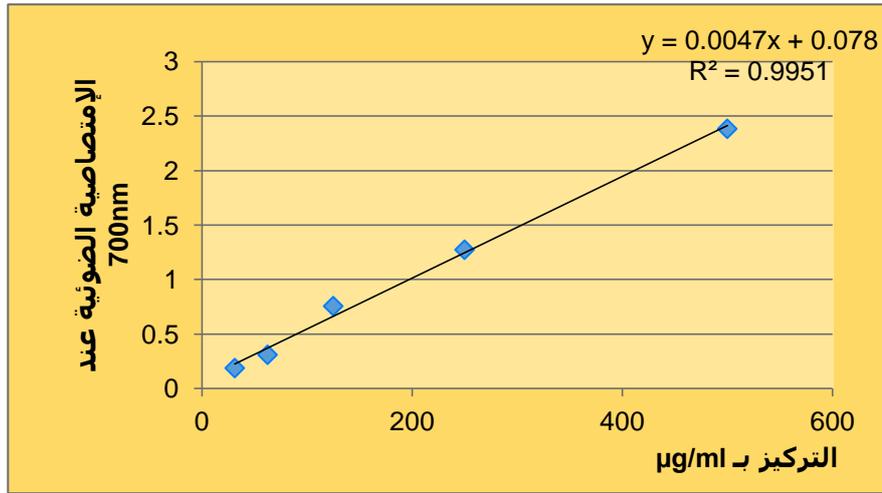
الوثيقة (20): قيم ال IC_{50} المثبطة لنسبة 50% من جذر $DPPH^{\circ}$ لمستخلصات *S. Fruticosa* و *S. Mollis* و Acid ascorpique .

من خلال الوثيقة (20) نلاحظ تفوق حمض الأسكوربيك على المستخلصات الميثانولية الأخرى في القدرة المثبطة للجذر الحر $DPPH^{\circ}$ ، حيث سجلت عنده افضل قيمة IC_{50} قدرت بـ 1.54 ($\mu\text{g/ml}$)، كما نلاحظ أن مستخلص *S. Mollis* أعطى أكبر قيمة مقارنة بـ *S. Fruticosa* بلغت قيمته ($11.58\mu\text{g/ml}$) و ($36.07\mu\text{g/ml}$) على التوالي .

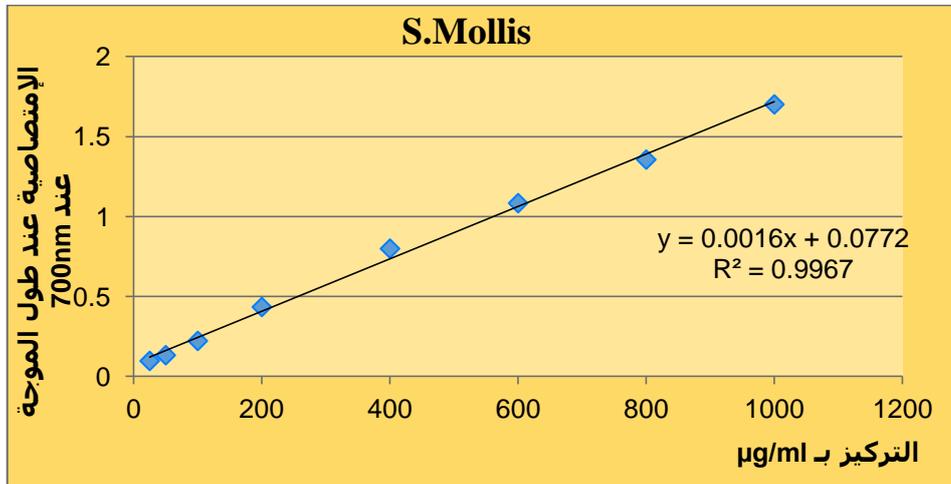
2-3-1- اختبار القدرة الإرجاعية للحديد FRAP :

تم الاعتماد على اختبار FRAP بهدف تقدير النشاطية المضادة للاكسدة (القدرة الإرجاعية) للمستخلصات النباتية المدروسة وفقا للطريقة الوارد ذكرها عند Jayanthi و Lalitha (2011) . يعتمد هذا الإختبار على قياس التغيرات التي تحدث في الإمتصاصية الضوئية لمزيج التفاعل ، حيث تتناسب طرديا مع القدرة الإرجاعية للحديد، أي كلما كانت الإمتصاصية الضوئية كبيرة كان مزيج التفاعل ذو كفاءة إرجاعية عالية .

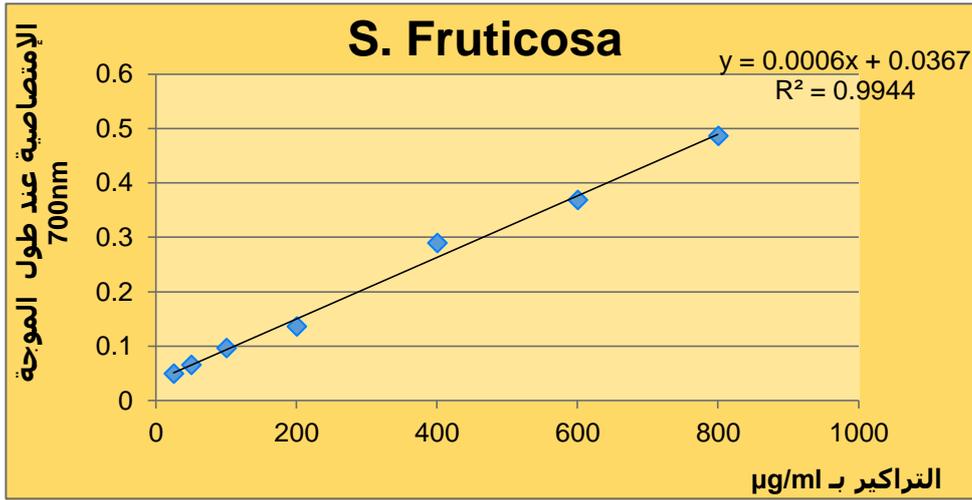
تم تحديد الفعالية الإرجاعية للمستخلصات النباتية إستنادا لنشاطية حمض الأسكوربيك Acide Ascorbique باعتباره مرجعا قياسيا الوثيقة (21) .



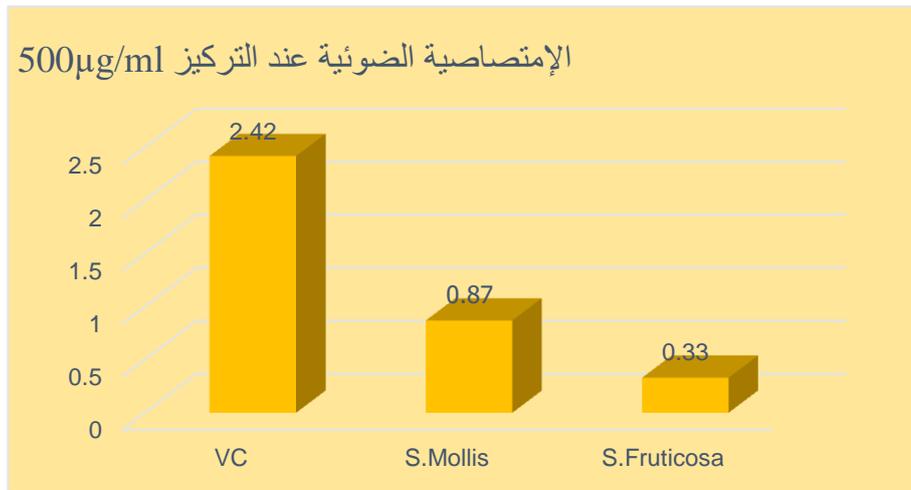
الوثيقة(21): المنحنى القياسي لحمض الأسكوربيك المعتمد في إختبار القدرة الإرجاعية للحديد FRAP.



الوثيقة(22): منحنى يمثل قيم الإمتصاصية الضوئية لمستخلص S. Mollis بدلالة التراكيز في إختبار FRAP.



الوثيقة(23): منحى يمثل قيم الإمتصاصية الضوئية لمستخلص *S. Fruticosa* بدلالة التراكيز في إختبار FRAP.



الوثيقة(24): قيم الإمتصاصية الضوئية لمزيج تفاعل المستخلصات الميثانولية وحمض الأسكوربيك لإختبار FRAP عند التركيز (500µg/ml)

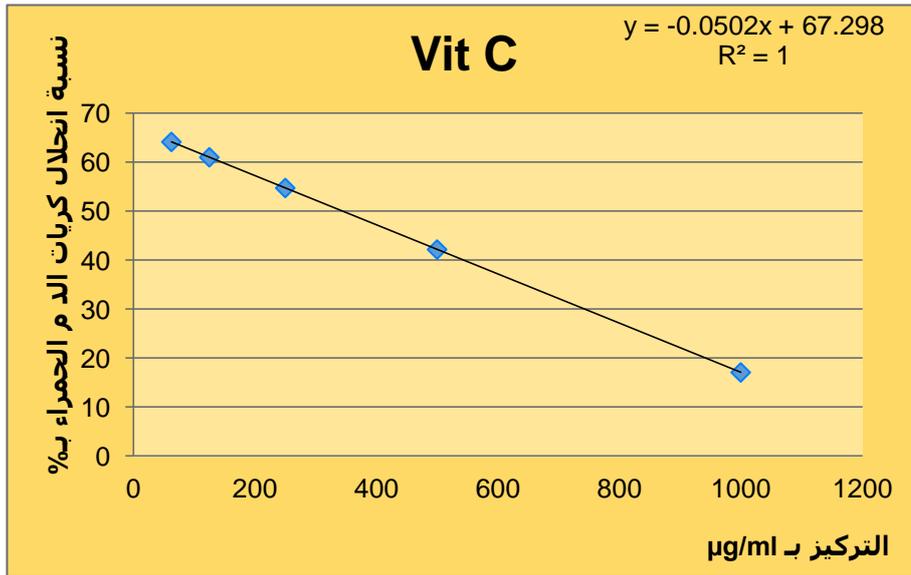
نلاحظ من خلال الوثائق (21) (22) (23) نلاحظ أنه كلما زاد تركيز المستخلصات النباتية زادت قيم الإمتصاصية الضوئية، كما نلاحظ من خلال الوثيقة (24) الموضحة لقيم الإمتصاصية الضوئية لمزيج تفاعل المستخلصات الميثانولية عند التركيز (500µg/ml) تفوق حمض الأسكوربيك على المستخلصات النباتية المدروسة حيث دونت عنده أعلى قيمة إمتصاصية ضوئية قدرت بـ $A_{700nm}=2.42$ ، ثم يليه مستخلص *S.Mollis* بقيمة إمتصاصية مقدرة بـ $A_{700nm}=0.87$ ، في حين سجل مستخلص *S.Fruticosa* أدنى قيمة إمتصاصية قدرت بـ $A_{700nm}=0.33$.

I-3-3- إختبار إنحلال كريات الدم الحمراء Hémolyses :

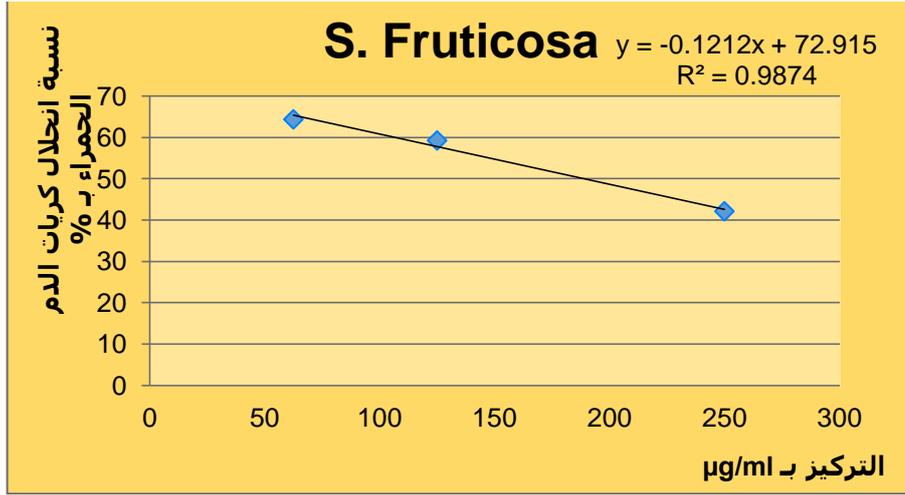
تم تقدير النشاطية المضادة لإنحلال كريات الدم الحمراء للمستخلصات الميثانولية المدروسة إستناداً لنشاطية حمض الأسكوربيك باعتباره مرجعا قياسييا .

الجدول رقم(12): نسب إنحلال كريات الدم الحمراء

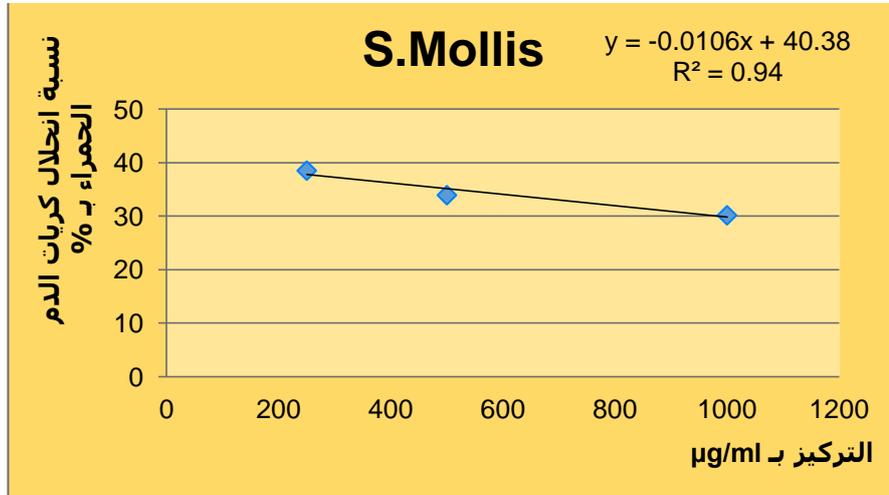
SM	SF	Vit C	التركيز $\mu\text{g/ml}$
70.81	64.35	64.16	62.5
46.36	59.24	61.02	125
38.5	42.11	54.75	250
33.91	36.48	42.19	500
30.15	47.83	17.09	1000



الوثيقة (25): منحني نسبة إنحلال كريات الدم الحمراء بدلالة تراكيز المركب المرجعي Vit C



الوثيقة (26) : منحنى نسبة إنحلال كريات الدم الحمراء بدلالة تراكيز المستخلص الميثانولي لـ *Suaeda Fruticosa*



الوثيقة (27): منحنى نسبة إنحلال كريات الدم الحمراء بدلالة تراكيز المستخلص الميثانولي لـ *Suaeda mollis*

من خلال الوثائق (25)، (26)، (27) الموضحة لنسب إنحلال كريات الدم الحمراء نلاحظ تناسب عكسي بين نسب الإنحلال و تراكيز المستخلصات حيث كلما زاد تركيز المستخلصات قلت نسبة كريات الدم الحمراء المنحلة. ومن خلال الجدول (10) نلاحظ أن المركب المرجعي (حمض الأسكوربيك) تفوق بأفضل أثر وقائي لإنحلال كريات الدم الحمراء مقارنة بالمستخلصات المدروسة وذلك بتسجيله أدنى نسبة إنحلال مقدرة بـ 17.09% ثم يليه مستخلص *S. Mollis* بنسبة 30.15% عند نفس التركيز (1000µg/ml)، في حين سجل مستخلص *S. Fruticosa* أدنى اثر وقائي حيث قدرت عنده نسبة الإنحلال بـ 36.48% عند التركيز (500µg/ml) .

II- المناقشة :

❖ المردودية :

أظهرت النتائج المتحصل عليها في عملية تقدير مردود المستخلصات الميثانولية لكل من *Suaeda fruticosa* و *Suaeda Mollis* عن طريق الإستخلاص بإستعمال جهاز Soxhlet وجود إختلافات ملحوظة في نسب المردود على الرغم من أنها من نفس الجنس و مرت بنفس شروط التجربة ونفس المذيب المستعمل في عملية الإستخلاص. حيث يمكن أن يعزى هذا الإختلاف في المردود إلى الإختلاف في نوع النبات، أو إلى الموقع الجغرافي والعوامل المناخية لمنطقة القطف اللذان يساهمان في تحديد نوعية وكمية المركبات الموجودة في النبات (Sideney et al., 2016). كما يمكن أن يعود ذلك لطبيعة المركبات الكيميائية الفعالة الموجودة في العينات النباتية (Sideney et al., 2016) التي تتعلق بقطبية الجزيئات ودرجة ذوبانيتها في المذيب المستعمل (Harrar, 2012)

النتائج المتحصل عليها من عملية تقدير المردود الكلي للمستخلصات الميثانولية للنباتات المدروسة كانت العكس مع نتائج الدراسة التي قام بها Amin وزملاؤه (2016). حيث تحصل على نسبة مردود ضعيفة نوعا ما مقدرة بـ 5.60% بالنسبة لنبات *S. Fruticosa*، أما بالنسبة لنبات *S. Mollis* تحصل على نسبة مردود أكبر مقدرة بـ 10.70% على الرغم من إستعمال نفس المذيب MeOH ونفس وزن المادة الجافة .

ومن هذا المنطلق يمكننا أن نفسر هذا الإختلاف في نسب المردود بـ :

طريقة الإستخلاص ودرجة الحرارة وظروفها (Yeo Sounta et al., 2014)، حيث أن تكرار عملية الإستخلاص و كمية المذيب بالنسبة للمادة النباتية إضافة إلى مدة عملية الإستخلاص يمكنها أن تحدد نسبة المردود (جيدل، 2015) حيث إستعمل Amin وزملائه (2016) طريقة النقع في عملية الإستخلاص، يفسر ذلك بدرجة تشبع المذيب أي عدم كفاءة حجمه المستعمل لإستخراج كل جزيئات العينة أو عدم إستغراقه الوقت الكافي للقيام بذلك (Rajaei et al., 2010) .

أو لطريقة الجمع و التجفيف ومدة حفظ العينات، إذ أن المركبات النباتية تتأثر بالعوامل الخارجية المحيطة بها كالأضاءة والحرارة والرطوبة . التي تؤدي إلى تفكيك الجزيئات الكيميائية و ذلك بفعل الانزيمات و بالتالي إحداث إختلافات في نسب المردود (Yeo Sounta et al., 2014) بالإضافة إلى الموقع الجغرافي وطبيعة المناخ السائدة في بيئة تواجد النبات (Sideney et al.,

2016) حيث إستعمل Amin وزملائه (2016) نباتات من منطقة الجوف التي تقع في شمال المملكة العربية السعودية التي تتميز بمناخ مختلف عن منطقتنا. وكذا مدى تعرض النباتات للإجهادات المختلفة التي لها دور مهم في تغيير فيسيولوجياها مما يؤدي إلى تغير في طبيعة ونوعية وكمية المركبات التي ينتجها (Ibrahimi et al., 2008). والمرحلة العمرية للنبات وقت الدراسة، حيث أن مردود مركباتها الكيميائية الفعالة يتراجع مع تقدم عمر النبات . (بوخبتي، 2010) ، كما يمكن أن يرجع ذلك إلى الجزء النباتي المستعمل في عملية الإستخلاص (Driouiche et al., 2019)

❖ تقدير المحتوى الفينولي :

من المعروف أن النباتات المدروسة تتميز عن باقي النباتات بمقاومتها و تأقلمها مع الظروف الصعبة من ملوحة و حرارة وجفاف و نقص العناصر المغذية، و ذلك نظرًا لطبيعة البيئة الصحراوية القاسية التي تنمو فيها و التي تتطلب منها إنتاج أكبر لمواد الأيض الثانوي المتمثلة في عديدات الفينول و الفلافونويدات و التانينات وغيرها .

من خلال النتائج المتحصل عليها نلاحظ وجود إختلافات في المحتوى الكلي لكل من عديدات الفينول و الفلافونويدات و التانينات بين النباتات المدروسة مع تناسب طردي بين المحتوى . إذ يحتوي المستخلص الميثانولي *S. Mollis* على أعلى كمية من عديدات الفينول و الفلافونويدات و التانينات مقارنة بالمستخلص الميثانولي ل *S. Fruticosa* .

و في دراسة قام بها (Naija et al., 2014) تم تقدير المحتوى الكلي لعديدات الفينول في المستخلص الميثانولي لنبات *S. fruticosa* المستخلص بطريقة النقع في تونس حيث كانت نتائجه أكبر مقارنة بنتائج دراستنا، إذ تحصل على كمية مقدرة بـ (259.63 mg C E/g DW) ، و في دراسة أخرى قام (Mohammed et al., 2020) بتقدير المحتوى الفينولي في المستخلص الإيثانولي لنبات *S. Mollis* حيث كانت نتائجه مختلفة نوعا مع النتائج المتحصل عليها إذ تحصل على كمية أقل مقدرة بـ (200.6±2.14 mg GA E/g Ex) .

توافقت نتائج تقدير كمية الفلافونويدات مع نتائج الدراسة التي قام بها (Amin et al., 2016) حيث أشارت إلى أن مستخلص نبات *S. Mollis* تحتوي على كمية فلافونويدات أكبر مقارنة بمستخلص نبات *S. Fruticosa* ، إذ كانت نتائجه ضعيفة نوعا ما مقارنة بنتائجه حيث قدرت كمية الفلافونويدات بـ (32.86±1.56 mg R E/g Ex) بالنسبة للمستخلص الميثانولي

لـ *S. Fruticosa* ، بينما تحصل على 60.47 ± 1.63 بالنسبة للمستخلص الميثانولي لـ *S. Mollis* . وهو ما يؤكد أن للنباتات المدروسة محتوى فينولي و فلافونويدي معتبر .

يمكن أن يفسر هذا الاختلاف في المحتوى الفينولي في النتائج بـ:

إختلاف في الموقع الجغرافي و المناخ السائد إضافة إلى الإرتفاع و الإنخفاض عن سطح البحر (Rizvi, 1992) . كما يمكن أن يعود إلى طريقة الإستخلاص المتبعة التي تلعب دور مهم في تغيير كمية الفينول و الفلافونويدات في المستخلصات (Toledo et al., 2011) . أو إختلاف قطبية المذيبات المستعملة في عملية الإستخلاص كما وضح (Amin et al., 2016) في دراسته لمستخلصات مختلفة القطبية وكان أفضلها المستخلص الميثانولي باعتباره مذيب ذو قطبية مرتفعة . حيث تختلف كمية الفينول من مستخلص لآخر حسب إختلاف نوع المركب الفينولي فسلوك هذه المركبات يختلف مع إختلاف تركيبها الكيميائي (Mahmoudi et al., 2010) و الوسط الموجود فيه (حمضي – قاعدي) (Hayouni et al., 2007) .

يمكن أن يعزى ارتفاع المحتوى الكمي للفينول إلى :

الإجهاد المائي و المعدني التي تعاني منه النباتات الصحراوية الذي يزيد من تركيز الفينولات داخل النبات (Bouton, 2005 ; Rice, 1984) والعوامل الممرضة كالفطريات يمكنها تحفز انتاج المركبات الفينولية التي تعمل كمواد دفاعية (Farkas et Firaly, 1992) والطول الموجي و شدة الإشعاع الشمسي و كذا الفترة الضوئية (Koeppe et al., 1976) كما يمكن أن يعود إلى عمر النبات الذي له دور مهم في قدرته على انتاج المركبات الفينولية. (Weston, 1989).

النشاطية المضادة للأكسدة AAO:

❖ إختبار الجذر الحر DPPH:

حظيت التأثيرات الوقائية لمضادات الأكسدة باهتمام كبير في السنوات الأخيرة حيث تعمل على خفض الأضرار التأكسدية على مستوى الخلايا والجزيئات الحيوية التي تسببها الجذور الحرة ROS . كما تقلل من خطورة الأمراض المزمنة كالسرطان وداء السكري والتهابات (Vasundhara., 2008)

تم في هذه الدراسة تقدير النشاطية المضادة للأكسدة للمستخلصات النباتية المدروسة بالإعتماد على إختبار الجذر الحر DPPH الذي يعتبر الأفضل و الأسهل و الأقل تكلفة، ومن بين

الإختبارات الأكثر إستعمالاً في الكشف عن قدرة المستخلصات النباتية على كبح و إقتناص الجذور الحرة نظراً لاستقرار هذا الجذر و ثباته (Mosquera *et al.*, 2007) ، و يتجلى ذلك مرئياً من خلال تغير لونه من البنفسجي إلى الأصفر (Williams-Brand *et al.*, 1995)، يعود هذا التغير إلى إرجاعه بواسطة المركبات المضادة للأكسدة (محمد بو عبدالله، 2011) .

من خلال النتائج المتحصل عليها نلاحظ إختلاف في نسب التأثير الإزاحي بين المستخلصين الميثانوليين، حيث أبدى مستخلص نبات *S. Mollis* أفضل فعل كابح للجذر الحر DPPH^{*} مقارنة بمستخلص نبات *S. Fruticosa* وذلك ما أكدته نتائج الدراسة التي قام بها (Amin *et al.*, 2016) الذي وجد أن المستخلص الميثانولي لـ *S. Mollis* له أكبر نسبة تثبيط لجذر DPPH^{*} مقارنة بالمستخلص الميثانولي لـ *S. Fruticosa* ، وإعتماًداً على القاعدة التي تقول أنه كلما إنخفضت قيمة IC₅₀ زادت النشاطية المضادة للأكسدة (Noto *et al.*, 2016) فإنه يمكن القول أن القدرة الكابحة للجذور الحرة DPPH^{*} لكلا المستخلصين تعتبر ضعيفة نوعاً ما مقارنة بالمركب المرجعي (حمض الأسكوربيك). حيث أن النتائج المتعلقة بنبات *S. Fruticosa* تتوافق مع ما توصل إليه (Naija *et al.*, 2014) الذي وجد أن المستخلص الميثانولي لهذا النبات يملك نشاطية ضعيفة نوعاً ما مثبطة لجذر DPPH^{*} مقارنة بنشاطية Trolox كمرجع قياسي أول، في حين وجد أن نفس المستخلص له نشاطية قوية مثبطة لجذر DPPH^{*} مقارنة مع Naringenin كمرجع قياسي ثاني .

ومن جهة أخرى تتوافق النتائج المتعلقة بنبات *S. Mollis* مع ما توصل إليه Mohammed وزملاؤه (2020) الذي وجد أن المستخلص الإيثانولي لـ *S. Mollis* له نشاطية ضعيفة كابحة لجذر DPPH^{*} مقارنة بنشاطية الكرسيتين المستعمل كمرجع قياسي، ويتوافق ذلك أيضاً مع ما توصل إليه (Mohammed *et al.*, 2019) حيث وجد أن الزيت الطيار لنبات *S. Mollis* له نشاطية مضادة للأكسدة لجذر DPPH^{*} ضعيفة مقارنة بالكرسيتين و قوية مقارنة بـ BHA المستخدم كمرجع قياسي .

يمكن أن يعود ضعف و إرتفاع النشاطية المضادة للأكسدة للنباتات المدروسة إلى تدني و إرتفاع المحتوى الفينولي، حيث أن الأثر التثبيطي للمستخلصات النباتية مرتبط عموماً مع محتواها من عديدات الفينول و الفلافونويدات خصوصاً (Javammardi *et al.*, 2003) . وذلك لقدرتها على منح الهيدروجين من خلال المجاميع الهيدروكسيلية (Yeo *et al.*, 2014; Nabtil *et al.*, 2016) في حين أكدت الدراسات أن هناك علاقة قوية بين النشاطية المضادة للأكسدة و الطبيعة الكيميائية

لعديدات الفينول و الفلافونويدات (Marius *et al.*, 2016) و كذا تركيزهما و التأثير الإزاحي للمستخلصات (Rice *et al.*, 1997) .

يرجع سبب تفوق مستخلص *S. Mollis* على مستخلص *S. Fruticosa* في الأثر التثبيطي إلى إحتوائها على تراكيز عالية من عديدةات الفينول و الفلافونويدات التي لها فعالية كبيرة في كسح جذر DPPH*، حيث وضح (Rice-Evans *et al.*, 1997) أن الزيادة في الفعالية المضادة للأكسدة قد تعود إلى نوعية و كمية تركيز المركبات الفينولية داخل أنسجة النبات. وتختلف باختلاف سلوك هاته المركبات (Miliuskas *et al.*, 2004) بحيث أن الفعل التثبيطي للجذور الحرة من قبل عديدةات الفينول يختلف من مركب لآخر فمنها من يرتبط مع ROS مشكلا معقدات مستقرة، ومنها من يكسر رابطة تكافئية مؤديا بذلك إلى إرجاع العناصر المؤكسدة، ومنها ما يحتمل أن تكون عبارة عن مخلبيات ومنها ما يمكن أن تكون مانحات للبروتونات والالكترونات، Yordil *et al.*, (2012)

❖ إختبار القدرة الإرجاعية للحديد FRAP :

تم إختبار القدرة الإرجاعية للحديد Ferric Reducing Antioxidant Power او الـ FRAP عند المستخلصات النباتية، و ذلك لكونه من أفضل و أسهل وأقدم الإختبارات المعتمدة وأكثرها دقة (Katalinic *et al.*, 2005) . يعنى هذا الإختبار بدراسة فعالية مضادات الأكسدة على إرجاع الجذور الحرة، حيث يعتمد هذا الإختبار على قياس التغيرات التي تحدث في الإمتصاصية الضوئية بسبب ظهور اللون الأزرق الناتج عن إرجاع مضادات الأكسدة للحديد الثلاثي إلى حديد ثنائي في وسط تفاعل جمضي (Benzie *et al.*, 1996).

من خلال النتائج المتحصل عليها وإعتمادا على القاعدة التي تقول أنه كلما زادت الإمتصاصية الضوئية زادت القدرة الإرجاعية للمستخلص المدروس (Hubert *et al.*, 2006)، فإنه يمكن القول أن القدرة الإرجاعية للنباتات المدروسة ضعيفة نوعا ما مقارنة بالمرجع القياسي حمض الأسكوربيك ، في حين أن مستخلص نبات *S. Mollis* تفوق بأفضل قدرة إرجاعية مقارنة بمستخلص نبات *S. Fruticosa* .

تتوافق هذه النتائج مع ما توصلت إليه Oueslati و زملاؤها سنة 2012 في دراستها للنشاطية المضادة للاكسدة للمستخلصات الأسيتونية لاربعة أنواع من جنس Suaeda النامية في تونس . حيث أظهرت النتائج أن كل من النباتات المدروسة تملك قدرة إرجاعية ضعيفة مقارنة بالمركب المرجعي

(حمض الاسكوربيك) ، في حين تفوق مستخلص *S. Mollis* بأكبر قدرة إرجاعية مقدره بـ EC_{50} = 130 $\mu\text{g/ml}$ مقارنة بمستخلص نبات *S. Fruticosa* و المستخلصات الأخرى .

يمكن إرجاع سبب التفاوت في القدرة الإرجاعية للمستخلصات النباتية إلى مدى إحتواءها على عديدات الفينول والفلافونويدات ، تتناسب هاته النتائج مع ما توصل إليه (Dudonne *et al.*, 2009) الذي أثبت أن هناك علاقة طردية بين القدرة الإرجاعية للمستخلصات النباتية وحتواها من عديدات الفينول وذلك من خلال دراسة نشايطية مضادة للأكسدة بعدة طرق لمستخلصات 30 نبتة وأكد ذلك (Li *et al.* , 2008) في دراسته للنشايطية المضادة للأكسدة للمستخلصات 45 نبتة بإستعمال إختبار FRAP .

كما يمكن أن يعود ذلك إلى وجود مركبات أخرى مثل الفيتامينات و الكاروتينات او إلى فعل تآزري بين هاته المركبات والمركبات الفينولية ، (Wang *et al.*, 2011)

❖ إختبار إتحلال كريات الدم الحمراء Hémolyse:

من أجل تقدير النشايطية المضادة للأكسدة تم الإعتداد على إختبار إتحلال كريات الدم الحمراء Hémolyse نظرا لأنه من أسهل التجارب وأسرعها (Banerjee *et al.*, 2008) ،

ولأن كريات الدم الحمراء تعتبر من الخلايا الأكثر تواجداً في الجسم والأكثر عرضة للجذور الحرة المؤدية لأكسدتها (Abirami *et al.*, 2014) وذلك لإحتوائها على كمية عالية من الليبيدات وغناها بالأوكسجين بالإضافة إلى إحتوائها على الأيونات المعدنية كالحديد والنحاس

(Alvarez Suarez *et al.*, 2014)

تعمل الجذور الحرة على أكسدة الليبيدات السكرية (Glucolipides) للدهون الغير مشبعة الموجودة على على مستوى الغشاء البلازمي للخلية (Usha et Yogish, 2016)، محدثة بذلك فرقا في الكمون بين الوسط الداخل و الخارج خلوي، ما يسمح بزيادة نفاذية الماء إلى داخل كرية الدم الحمراء (Marc et lemullois, 2006) مما تتسبب في حدوث حلول خلوي محرراً بذلك محتوى كرية الدم الحمراء في الوسط الخارج خلوي (Lippi *et al.*, 2006) مؤديا بذلك إلى إختلال في وظائفها من خلال التأثير على ميوعتها و على عمل المستقبلات و الإنزيمات المدمجة في أغشيتها (شرادة، عوادي 2019) .

من خلال نتائج إختبار إنحلال كريات الدم الحمراء نلاحظ تذبذب في نسب الإنحلال بين مستخلصات النباتات المدروسة والمركب المرجعي ، حيث إنفرد المركب المرجعي (حمض الأسكوربيك) بأفضل أثر وقائي مقارنة بالمستخلصات المدروسة، كما نلاحظ تفوق مستخلص نبات *S. Mollis* على مستخلص نبات *S. Fruticosa* بتسجيل أدنى نسبة إنحلال لكريات الدم الحمراء. وهذه النتائج تتوافق نوعا ما مع النتائج المتحصل عليها في إختبار DPPH° و Redicing power حيث تحصلنا فيها على نشاطية مضادة للاكسدة قوية عموما .

ومنه يمكن إرجاع سبب هذا التذبذب في نسب إنحلال كريات الدم الحمراء للمستخلصات النباتية إلى نوعية وكفاءة المركبات الفينولية للعينات المدروسة، حيث أشار (محمد بو عبدالله، 2011) أن عديدات الفينول و الفلافونويدات ترفع من إمكانية حماية الاغشية الحيوية، وذلك من خلال منع عملية تأكسدها بواسطة الجذور الحرة. حيث تعمل كقناصة و كمثبطات للعوامل المؤكسدة (Kalaivani et al., 2011). بالإضافة إلى دورها الفعال في خفض نفاذية الاغشية البيولوجية (Judith., 2005).

أو يمكن أن يعود ذلك أيضا إلى تموضع الفلافونويدات ضمن الأغشية الخلوية التي تعتبر موقعا لأكسدة الليبيدات (Valente et al., 2010) أو مدى إحتواء المستخلصات النباتية على الفلافونويدات التي لها القدرة على الإندماج ضمن أغشية كريات الدم الحمراء و حمايتها من عملية الأكسدة (Chaudhuri et al., 2007)، حيث تملك مركبات الفلافونول (Flavonol) و مشتقاته السكرية القدرة على حماية كريات الدم الحمراء و ذلك لإحتوائها على بنية Ortho-dihydroxyl التي يمكنها أن تتفاعل مع فيتامين E و ترفع من قدرته المضادة للأكسدة. (Dai et al., 2006).

الخاتمة

تماشيًا مع تطور العلم الحديث ومستجداته في السنوات الجارية وبهدف تثمين المنتجات الطبيعية للنباتات الطبية الصحراوية، والتي تعتبر محل إهتمام كبير لدى الباحثين في الأونة الأخيرة تم التطرق في هذا العمل البحثي إلى دراسة المحتوى الفينولي والنشاطية المضادة للأكسدة لنوعين من نبات السويداء *Suaeda Fruticosa*, *Suaeda Mollis* التابع للعائلة الرمرامية Chenopodiaceae والمصنف تحت رتبة القرنفليات.

بدأت هذه الدراسة بجمع النباتات خلال فترة إزهارها من مناطق مختلفة من الصحراء الجزائرية، وتجفيفها في غرفة مهوات لمدة 15 يوم ومن ثم طحنها من أجل تهيئتها لعملية الإستخلاص. حيث تمت عملية الإستخلاص بواسطة جهاز Soxhlet بإستعمال الميثانول كمذيب قطبي يمكنه إستخراج معظم المركبات التي لها فعالية بيولوجية والموجودة في أجزاء النبات. مما يسمح بتقدير نسب مردود %R المستخلصات، حيث دون مستخلص نبات *S. fruticosa* أعلى نسبة مردود مقارنة بمستخلص نبات *S. mollis*.

بعد عملية الإستخلاص، تم تقدير المحتوى الفينولي من خلال تحديد كمية كل من عديدات الفينول، الفلافونويدات، والتانينات في المستخلصات النباتية، حيث أسفرت النتائج عن غنى كلا النباتين المدروسة بالمركبات الفينولية مع وجود تباين باتجاه نبات *S. Mollis* الذي دون أعلى القيم في كل التقديرات.

وبغية دراسة ومقارنة الفعالية البيولوجية للنباتين المدروسين تم تقدير النشاطية المضادة للأكسدة وذلك اعتمادًا على ثلاثة إختبارات: إختبار الجذر الجر DPPH، إختبار القدرة الإرجاعية للحديد FRAP وإختبار إنحلال كريات الدم الحمراء Hémolyse، حيث أظهرت نتائج كل منها أن لكلا النباتين كفاءة معتبرة مضادة للأكسدة مع وجود تفاوت حيث تفوق مستخلص نبات *S. mollis* بأفضل فعل كابع للجنور الحرة مقارنة بمستخلص نبات *S. fruticosa* وذلك من خلال تفوقه في كل إختبارات النشاطية المضادة للأكسدة المعتمدة.

إنطلاقًا مما سبق وإعتمادًا على النتائج المتحصل عليها من خلال هذه الدراسة البيولوجية و الفيتو كيميائية، يمكن استنتاج أن مردود المستخلصات النباتية وكذا محتواها الكمي والنوعي من الفينولات يتغير بتغير النوع من الجنس الواحد، وأن للنباتات المدروسة أهمية بيولوجية فعالة من خلال كفاءتها القوية المضادة للأكسدة، كما نستنتج أن لمحتوى النبات من المركبات الفينولية دور

أساسي في تحديد فعاليتها (الأنشطة المضادة للأكسدة) حيث أظهر المستخلص الذي تفوق بأكبر محتوى فينولي أفضل فعل كابح للجذور الحرة.

وأخيرًا نختم هذا العمل ببعض التوصيات المستقبلية إذ نأمل بأن تكون هذه الدراسة الأولى من نوعها على نبات السويداء بداية لتثمين منتجاته وإستغلالها في شتى المجالات كالتغذية والطب الحديث والصيدلة وكذا في مجال التجميل وغيرها، كما نأمل أن تكون هذه الدراسة تحفيزية لدراسات أخرى أكثر تعمقا وتوسعا حول هذا النبات الصحراوي خاصة وكل النباتات الصحراوية الجزائرية عامة، وأن يهتم بدراسة كل جوانب تأثيراته البيولوجية الأخرى كالأنشطة المضادة للبكتيريا، ونفترح أن يتم عزل جميع مركبات هذا النبات وإختبارفعاليتها وكذا دراسة علاقته بمحيطه وتأثير ذلك على محتواه الفينولي وعلى نشاطه البيولوجي.

قائمة المراجع

أولاً: المراجع باللغة العربية

- الهلالي، ل، (2021): الإجهاد التأكسدي دار اليازوري للنشر والتوزيع، ص 25-26.
- بوختي، ح، (2010): النباتات الطبية المتداولة في المنطقة الشمالية لولاية سطيف، دراسة تشريحية لنوعين من جنس *Mentha* والنشاطية ضد البكتيريا لزيوتها الأساسية، مذكرة لنيل شهادة ماجستير، جامعة فرحات عباس، سطيف، الجزائر
- بن سلامة، ع. (2012): النشاطات المضادة للأكسدة والمثبطة للإنزيم المؤكسد للكازانثين لمستخلصات أوراق *Hertia cheirifolia L*. أطروحة لنيل شهادة دكتوراه، جامعة فرحات عباس، سطيف، الجزائر، ص 07
- جواء، إ، (2013): دراسة الفعالية البيولوجية لبعض نباتات العائلة الشفوية والفعالية ضد الأكسدة. مذكرة لنيل شهادة الماجستير في الكيمياء العضوية و فيزيوكيمياء الجزيئات، جامعة قاصدي مرباح ورقلة، الجزائر، ص 109.
- جيدل، ص، (2015): تقدير المحتوى الفينولي والتأثير المضاد للأكسدة لمستخلصات نبات *Argania spinosa L* و *Pistacia lentiscus L* و *Artemisia Campestris L*. أطروحة مقدمة لنيل شهادة الدكتوراه، جامعة فرحات عباس، سطيف، ص 76-85.
- حليس، ي، (2007): الموسوعة النباتية لمنطقة سوف، النباتات الصحراوية الشائعة في منطقة العرق الشرقي الكبير، مطبعة الوليد، الوادي، الجزائر، ص 146-147.
- درويش م، (2012): مضادات الأكسدة. دار الخطيب للنشر والتوزيع. عمان.
- شرادة، عوادي، (2019): دراسة العلاقة الفيتو كيميائية بين نباتي الارطى *Calligonum comosum L her* العائل والترثوث *Cistanche tinctoria (Desf)* المتطفل النامي في منطقة وادي سوف. مذكرة تخرج لنيل شهادة ماستر اكاديمي، جامعة حمه لخضر، الوادي. الجزائر. ص 93
- صبوح، ن. م، نشات محمود، داوود، ناصر، أرسلان، أوديس. (2010): تقويم أداء عدة أنواع رعوية من الفصيلة السرمقية (المرامية) تحت ظروف الإجهاد الملحي، *Journal of plant production*, 1(4), 493-510
- لقرون، ز، (2016): دراسة الدور الوقائي لبعض المركبات النشطة بيولوجيا اتجاه الأثر السمي للمبيدات الهيدروكربونات على الجهاز العصبي والمناعي عند الجرذان، أطروحة لنيل شهادة دكتوراه علوم، جامعة الإخوة منتوري، قسنطينة. ص 21.

- محمد بو عبدالله، س. (2011): دراسة بعض التأثيرات البيولوجية لمستخلص نبات الشاي الأخضر *Camellia sinensis* على النشاط المضاد للأكسدة والنشاط المضاد للبكتيريا. رسالة لنيل شهادة الماجستير، جامعة منتوري، قسنطينة، الجزائر، ص78.
- نجلاء مصطفى العبيد. (2018): دراسة تصنيفية حياتية لضرب *Beta vulgaris var. saccharifera* من العائلة الرمرامية Chenopodiaceae في صلاح الدين-العراق Tikrit journal of pure science, 20(1), 80-89
ثانيا: المراجع باللغة الفرنسية :
- Abirami, A., Gunasekaran, N., Perumal, S., (2014) In vitro antioxidant , anti-diabetic, cholinesterase and tyrosine inhibitory potential of fresh juice from citrus hystrix and C. maxima fruits . food science and human wellness, 03:18-22
- Agati, G., Matteini, P., Goti, A., & Tattini, M. (2007): Chloroplast-located flavonoids can scavenge singlet oxygen. New Phytologist, 174(1), 77-89.
- Al-Tohamy, R., Ali, S. S., Saad-Allah, K., Fareed, M., Ali, A., El-Badry, A., ... & Rupani, P. F. (2018). Phytochemical analysis and assessment of antioxidant and antimicrobial activities of some medicinal plant species from Egyptian flora. *Journal of Applied Biomedicine*, 16(4), 289-300.
- Alvarez S., Tulipani, S., Armeni, T., Gimapieri, F., J.M., Gonzalez-Paramas, A.M., Santos-Buelga, C., Busco, F., Principato, G., Bompadre, S., Quiles, J.L., Mezzetti, B., Battino, M., 2014- Strawberry intake increases blood fluid, erythrocyte and mononuclear cell defenses against oxidative challenge. *Food Chemistry* 156, 87-93
- Amin, E., & Musa, A. (2016). Evaluation of the antioxidant, total phenolics and total flavonoids of suaeda species collected in Al Jouf Area. *European Journal of Medicinal Plants*, 1-6.
- Banerjee, A., Kunwar, A., Mishra, B., Priyadarsini, K.L., (2008): Concentration dependent antioxidant / pro-oxidant activity of curcumam

studies from AAH induced hemolysis of RBCs.,chemico-biological interaction ,174:138

- Belyagoubi-Benhammou, N., Belyagoubi, L., Gismondi, A., Di Marco, G., Canini, A., & Bekkara, F. A. (2019). GC/MS analysis, and antioxidant and antimicrobial activities of alkaloids extracted by polar and apolar solvents from the stems of *Anabasis articulata*. *Medicinal Chemistry Research*, 28(5), 754-767
- Ben saadi, H., Guemmouda, S. (2017). Etude de l'activité antioxydante Et antibactérienne d'extrait de *Suaeda fruticosa*. Université de Ouargla.
- Bentabet N, Boucherit-Otmani Z, Boucherit K. (2014). Composition chimique et activité antioxydante d'extraits organiques des racines de *Fredoliaaretioides* de la région de Béchar en Algérie. *Phytothérapie*. 12;(6): 364-371.
- Benzie, I.F.,Strain ,J.J., (1996):The ferric reducing ability of plasma (FRAP) as a measure of "antioxidant power" :the FRAP assy .*Anal Biochem*,239:70-76.
- Boulos, L. (1991). Notes on *Suaeda Forssk. ex Scop.* Studies in the *Chenopodiaceae* of Arabia: 2. *Kew bulletin*, 291-296.
- Bouton F., 2005- Mise en évidence du potentiel allélopathique de la graminée *Festuca paniculata* dans les prairies subalpines. Rapports de stage de Master 1. Université Joseph Fourier- UFR de Biologie, Grenoble.
- Brand-Williams, W., Cuvelier, M.E., Berset, C., (1995): Use of free radical method to evaluate antioxidant activity. *Lebensm Wiss U Technol*, 28, P: 25.
- Brown, J. E., & Kelly, M. F. (2007). Inhibition of lipid peroxidation by anthocyanins, anthocyanidins and their phenolic degradation products. *European Journal of Lipid Science and Technology*,109(1), 66-71.

- Chaouche T. M. Haddouchi F. Ksouri R. Medini F. & Atik-Bekara F., 2013- In vitro evaluation of antioxidant activity of the hydro-methanolic extracts of *Juniperus oxycedrus* subsp. *Oxycedrus*. Springer-Verlag, France, (11): 246.
- Chaudhuri, S., Banerjee, A., Basu, K., Sengupta, B., Sengupta, P.K., (2007): Interaction of flavonoids with red blood cell membrane lipids and proteins: Antioxidant and antihemolytic effects. *International Journal of Biological Macromolecules*, 41: 42–48
- Chehma, A. (2006). *Le Sahara en Algérie, situation et défis*
- Chen, Z. H. A. O. (2008). Research of antioxidative capacity in essential oils of plants. *China Cond*, 11,40-3.
- Dai, F., Miao, Q., Zhou, B., Yang, L., Liu, Z.L., (2006): Protective effects of flavonols and their glycosides against free radical-induced oxidative hemolysis of red blood cells. *Life sci*, 78: 2488 - 2493.
- Drioiche.A., Benhalima.N., El-makhoukhi.f., Mehanned.S., Adadi.i., Aziz.H., Kouoh elombo.F., Gressier.B., Eto.B., Zair.T., 2019- Antimicrobial and antiradical properties of *Hammada scoparia* (Pomel) Iljin. *J complement Altern Med*. 16(2). P:1-14
- Dudonne, S., Vitrac, X., Coutiere, P., Woillez, M., Merillon, J.M ., (2009): Comparative study of antioxidant properties and total phenolic content of 30 plant extracts of industrial interest using DPPH, ABTS, FRAP, SOD, and ORAC assays. *J Agric Food Chem*, 57: 1768-1774
- El Ghazali, G. E. (2020). *Suaeda vermiculata* Forssk. ex JF Gmel.: Structural Characteristics and Adaptations to Salinity and Drought: A Review. *International Journal of Sciences*, 9(02), 28-33
- Elbar, O. H. A., & El-Maboid, M. M. A. (2013) . Anatomical and physiological responses of three species of *Suaeda forssk.* Ex scop. Under

different habitat conditions. *Journal of applied science research*, 9(8), 5370-5379.

- El-Mokasabi, F. M., Al-Sanousi, A. F., & El-Mabrouk, R. M. (2018). Taxonomy and ethnobotany of medicinal plants in eastern region of Libya. *J Environ Sci Toxicol Food Technol*, 12, 14-23.
- Farkas, G.L., Kiraly, Z., (1992): Role of phenolic compounds in the physiology of plant diseases and disease resistance. *Phytopathol Z*, 44:105–150.
- Friis, I. & Gilbert, M.G. 1993 *Chenopodiaceae*. in: Thulin, M. (Ed). *Flora of Somalia*, 1. Pp.127-140. London: Royal Botanical Gardens Kew.
- Google/ Maps- NET., 2021
- Guettaf, S., Abidli, N., Kariche, S., Bellebcir, L., Bourich, H., (2016): phytochemical screening and antioxidant activity of aqueous extract of *Genista Saharae* (Coss. & Dur.). *Scholar research library*, 8(1): 50-60.
- H.B., Cheng, K.W., Wong, C.C., FAN, K. W., Chen, F.D., Jiang, Y.S., (2008): Evaluation of antioxidant capacity and total phenolic content of different fractions of selected microalgae. *Food Chem*, 102: 771-776
- Hagerman, A.E. (2002). *Tannin Hand book*. Miami University, Oxford OH 45056
- Hameed, A., Gul, B., & Khan, M. A. (2016). Exogenous Chemical Treatments Have Differential Effects in Improving Salinity Tolerance of Halophytes. In *Halophytes for Food Security in Dry Lands* (pp. 213-229). Academic Press
- Hannon, J. D. (1847). *Flore belge* (Vol.43). Jamar.118
- Harrar, A., (2012): *Activité antioxydante et antimicrobienne d'extraits de Rhamnus alaternus L.* Mémoire pour obtention diplôme de magister, Université FERHAT Abbas, Setif, Algerie, p: 31-32.

- Hasanuzzaman, M., Nahar, K., & Öztürk, M. (Eds.). (2019). *Ecophysiology, Abiotic Stress Responses and Utilization of Halophytes*. Springer. P 241
- Hayouni E., Abedrabba M., Bouix M., Hamdi M., 2007- The effects of solvent and extraction method on the phenolic contents and biological activities in vitro of Tunisian *Quecus coccifera* L. and *Juniperus phoenicea* L. fruit extracts. *Food Chemistry*. 105(3): 1126-1134pp.
- Hubert, A.J., (2006): Caractérisation biochimique et propriétés biologiques des micronutriments du germe de soja. Etude des voies de sa valorisation en nutrition et santé humaine. Thèse de doctorat, L'institut national polytechnique de Toulouse, France, p: 174.
- Ibrahim, N.S., Hadian J., Mirjalili, M.H., Sonboli, A., Yousefzadi, M., (2008): Essential oil composition and antibacterial activity of *Thymus caramanicus* at different phonological stages. *Journal of Food Elsevier Chemistry*, 110: 929
- Javanmardi, J., Stushnoff, C., Locke, E., Vivanco, J.M., (2003): antioxidant activity ant total phenolic content of Iranian *Ocimum* accessions. *Food chemistry*, 83: 549.
- Jayanthi, P., Lalitha, P., (2011): reducing power of the solvent extracts of *eichhornia crassipes* (mart.) solms. *International journal of pharmacy and pharmaceutical science*, 3: 126-128.
- Jeeva, S., Anlin Sheebha, Y. (2014). A review of antidiabetic potential of ethnomedicinal plants. *Med Aromat Plants*, 3(4), 01-08.
- Judith, M.D., (2005): etudie phytochimique et pharmacologique de *Cassia nigricans* Vahl. (caesalpinpaceae) utilisée dans le traitemant de dermatose au Tchad. Thèse pour obtenir le garde de docteur, Université de Bamako, Mali, P:2012.

- Kalaivani, T., Rajasekaran, C., Mathew, L.,(2011): Free radical scavenging, cytotoxic, and Hemolytic activities of active antioxidant compound ethyl gallate from leaves of *Acacia nilotica* (L.) Wild.Ex Delile subsp. Indica (benth.) Brenan. *Journal of food science*,76(6):148.
- Katalinic, V., Modun, D., Music, T.I., Boban, M., (2005): Gender differences in antioxidant capacity of rat tissues determined by 2,2'-azino-bis (3-ethyl benzothiazoline 6-sulfonate; ABTS) and ferric reducing antioxidant power (FRAP) assays. *Comp biochem phsiol*, 140:47-52.
- Khalaf, A., Shakya, K., AL-othman, A., EL-agbar, Z., Farah, H.,(2008): Antioxidant activity of some common plants. *Turk J Biol*, 32:52.
- Khan, A., Mehmood, S., & Rashid, Z. (2018). Pharmacognostic study of *Suaeda fruticosa*. *Journal of Wildlife and Ecology*, 2(2), 22-26.
- Koeppe, D.E., Southwick, L.M., Bitteli., J.E., (1976): the relationship of tissue chlorogenic acid concentration and leaching of phenolics from sunflowers grown under varying phosphate nutrient conditions. *Can J Bot*, 54: 593-599.
- Ksouri, R., Ksouri, W. M., Jallali, I., Debez, A., Magné, C., Hiroko, I., & Abdelly, C. (2012). Medicinal halophytes: potent source of health promoting biomolecules with medical, nutraceutical and food applications. *Critical reviews in biotechnology*, 32(4), 289-326.
- Lacopini, P., Baldi, M., Storchi, P., & Sebastiani, L. (2008). Catechin, epicatechin, quercetin, rutin and resveratrol in red grape: Content, in vitro antioxidant activity and interactions. *Journal of Food composition and Analysis*, 21(8), 589-598.
- Lemullois, M., marC, M., (2006): *Biologie cellulaire*. 10Edition, Elsevier Masson, Paris, 618 p

- Lippi, G., Salvagno, G.L., Montagnana, M., Brocco, G., Guidi, G.C., (2006): Influence of hemolysis on routine clinical chemistry testing. *Clin Chem Lab, Med*, 44(3): 31
- Mahmoudi, F., & Stål, O. (2010). Flavor constraints on two-Higgs-doublet models with general diagonal Yukawa couplings. *Physical Review D*, 81(3), 035016
- Marius, L., Rakiatou, T., Noufou, O., Felix, K., Andre, T., pierre, D., Pierre, G.I., (2016): In vitro antioxidant activity and phenolic contents of sifferent fractions of ethanolic extract from *Khaya senegalensis* A.Juss. (Meliaceae) stem barks. *African Journal of Pharmacy and Pharmacology*, 10(13): 503
- Miliauskas, G., venskutonis, P.R., VAN Beek, T.A., (2004): Screening of radical scavenging activity of some medicinal and aromativ plant extract. *Journal of Food Elsevier Chemistry*, 85: 233
- Mohammed, H. A. (2020). The Valuable Impacts of Halophytic Genus Suaeda; Nutritional, Chemical, and Biological Values. *Medicinal Chemistry*, 16(8), 1044-1057.
- Mohammed, H. A., Al-Omar, M. S., Aly, M. S., & Hegazy, M. M. (2019). Essential oil constituents and biological activities of the halophytic plants, Suaeda vermiculata Forssk and Salsola cyclophylla Bakera growing in Saudi Arabia. *Journal of Essential Oil Bearing Plants*, 22(1), 82-93.
- Mohammed, H. A., Al-Omar, M. S., El-Readi, M. Z., Alhowail, A. H., Aldubayan, M. A., & Abdellatif, A. A. (2019). Formulation of ethyl cellulose microparticles incorporated pheophytin a isolated from suaeda vermiculata for antioxidant and cytotoxic activities. *Molecules*, 24(8), 150
- Mohammed, S. A., Khan, R. A., El-Readi, M. Z., Emwas, A. H., Sioud, S., Poulson, B. G., ... & Mohammed, H. A. (2020). Suaeda vermiculata Aqueous-Ethanolic Extract-Based Mitigation of CCl4-Induced

Hepatotoxicity in Rats, and HepG-2 and HepG-2/ADR Cell-Lines-Based Cytotoxicity Evaluations. *Plants*, 9(10), 1291

- Molyneux, P., (2004): the use of stable free radical diphenylpicrylhydrazyl (DPPH) for estimating antioxidant activity. *Songklanakarin J Sci Technol*, 26(2): 212-216.
- Mosquera, O.M., Correa, Y.M., Buitrago, D.C., Niö, J., (2007): Antioxidant activity of twenty five plants from Colombian biodiversity. *Mem Inst Oswaldo Cruz*, 102: 631-634
- Munir, U., Perveen, A., & Qamarunnisa, S. (2014). Comparative Pharmacognostic evaluation of some species of the genera Suaeda and Salsola leaf (Chenopodiaceae). *Pakistan journal of pharmaceutical sciences*, 27(5).
- Mustafa, G. H. U. L. A. M., Ahmed, S., Ahmed, N. I. S. A. R., & Jamil, A. M. E. R. (2016). Phytochemical and antibacterial activity of some unexplored medicinal plants of Cholistan desert. *Pak. J. Bot*, 48(5), 2057-2062
- Mzoughi, Z., Abdelhamid, A., Rihouey, C., Le Cerf, D., Bouraoui, A., & Majdoub, H. (2018). Optimized extraction of pectin-like polysaccharide from Suaeda fruticosa leaves: Characterization, antioxidant, anti-inflammatory and analgesic activities. *Carbohydrate polymers*, 185, 127-137
- Nabti, L.Z., Belhattab, R., (2016): In vitro antioxidant activity of Oudneya africana R. Br. aerial parts. *Issues in Biological Sciences and Pharmaceutical Research*, 4(6): 59-60.
- Naija, D. S., Bouzidi, A., Boussaada, O., Helal, A. N., Mahjoub, M. A., Echafai, N., & Mighri, Z. (2014). The antioxidant and free-radical scavenging activities of Tamarix boveana and Suaeda fruticosa fractions and related active compound. *European Scientific Journal*, 10(18)..
- Nakatani, N. (2003): Biologically functional constituents of spices and herbs (2002's JSNFS award for excellence in research). *Journal of Japanese Society of Nutrition and Food Science*, 56(6), 389-395.

- Noto L. Uchoa A. Moura A. Filho B. Tenorio G. Gomse A. Ximenes R. Vanusa M. & Correia M. T., 2016- Phytochemical screening, total phenolic content and antioxidant activity of some plants from Brazilian flora. *Journal of medicinal Plants Research*, 10 (27): 412.
- Oueslati, S., Ksouri, R., Falleh, H., Pichette, A., Abdelly, C., & Legault, J. (2012). Phenolic content, antioxidant, anti-inflammatory and anticancer activities of the edible halophyte *Suaeda fruticosa* Forssk. *Food Chemistry*, 132(2), 943-947.
- Oueslati, S., Ksouri, R., Pichette, A., Lavoie, S., Girard-Lalancette, K., Mshvildadze, V., ... & Legault, J. (2014). A new flavonol glycoside from the medicinal halophyte *Suaeda fruticosa*. *Natural product research*, 28(13), 960-966.
- Oueslati, S., Ksouri, R., Pichette, A., Lavoie, S., Girard-Lalancette, K., Mshvildadze, V., ... & Legault, J. (2014). A new flavonol glycoside from the medicinal halophyte *Suaeda fruticosa*. *Natural product research*, 28(13), 960-966.
- Oueslati, S., Trabelsi, N., Boulaaba, M., Legault, J., Abdelly, C., & Ksouri, R. (2012). Evaluation of antioxidant activities of the edible and medicinal *Suaeda* species and related phenolic compounds. *Industrial Crops and Products*, 36(1), 513-518.
- Ozenda, P (1991) : Flore et Végétation du sahara . 3eme Edition, CNRS , Paris, France, P :227_228
- Paysen, Timothy E.; Derby, Jeanine A.; Black, Hugh, Jr.; Bleich, Vernon C.; Mincks, John W. 1980. A vegetation classification system applied to southern California. Gen. Tech. Rep. PSW-GTR-45. Albany, CA: U.S. Department of Agriculture, Forest Service, Pacific Southwest Forest and Range Experiment Station. 33 p.

- Phenieddra, A., Jestadi, D .B., Periyasamy, L. (2015). Free radicals: Properties, sources, targets, and their implication in various diseases. *Indian journal of clinical biochemistry*, 30(1), 11-26.
- Quezel,P.,Santa, S.,(1962):Nouvelle flore l'algérie des régions désertiques mériditionneles. Edution du centre national de la recherche scientifique, Tome I, P:300-302.
- Rajaei, A., Barzegar, M., Hamidi, Z., Sahari, A., (2010): Of extraction conditions of phenolic compounds from pistachio (*Pistachia vera*) green hull through response surface method. *J Agr Sci Tech*, 12: 608.
- Rashid, S., Iftikhar, Q., Arshad, M., & Iqbal, J. (2000). Chemical composition and antibacterial activity of *Suaeda fruticosa* Forsk. from Cholistan, Pakistan. *Pakistan Journal of Biological Sciences (Pakistan)*.
- Rehman, J. U., Saqib, N. U., Akhtar, N., Jamshaid, M., Asif, H. M., Sultana, S., & Rehman, R. U. (2013). Hepatoprotective activity of aqueous-methanolic extract of *Suaeda fruticosa* in paracetamol-induced hepatotoxicity in rabbits. */// Bangladesh Journal of Pharmacology///*, 8(4), 378-381.
- Rice.E.L., 1984 –Allelopathy 2nd Education, Academic press, New Yourk ,P:422
- Rice-Evans, C.A., Sampson, J., Brameley, P.M., Holloway, D. E., (1997): Why do we expect carotenoids to be antioxidants in vitro?. *Free Radical Res*, 26(4): 381-398.
- Rizvi S.J.H., RIZVI V., 1992- Allelopathy: Basic and Applied Aspects. Chapman & Hall London, pp. 1–10.Cité par Blanco, 2007.
- Saleh, K. A., Albinhassan, T. H., Al-Ghazzawi, A. M., Mohaya, A., Shati, A. A., Ayoub, H. J., & Abdallah, Q. M. (2020). Anticancer property of hexane extract of *Suaeda fruticosa* plant leaves against different cancer cell lines. *Tropical Journal of Pharmaceutical Research*, 19(1), 129-136.

- Sefidanzadeh, S., Ziarati, P., & Motamed, S. M. (2015). Chemical composition of Suaeda vermiculata seeds grown in hormozgan in the south of Iran. *Bioscience and Biotechnology Research Asia*, 12(3), 1923-9
- Sideney, B.O., Dirceu, A., Amarildo, A.T., Alessandra, B.T., (2016): Total phenolic, flavonoid content and antioxidant activity of Vitex megapotamic (Spreg.) Moldenke. *Ciencia Natura*, 38 (3): 1199 –1200
- Singleton, V. L., Orthofer, R., & Lamuela-Raventós, R. M. (1999). [14] Analysis of total phenols and other oxidation substrates and antioxidants by means of folin-ciocalteu reagent. *Methods in enzymology*, 299, 152-178
- Slinkard, K., & Singleton, V. L. (1977). Total phenol analysis: automation and comparison with manual methods. *American journal of enology and viticulture*, 28(1), 49-55.
- Toledo C., Brittaa E., Ceoleb L., Silvac E., DE Melloa J., Dias filhob., Nakamura C., Nakamura T., 2011- Antimicrobial and cytotoxic activities of medicinal plants of the Brazilian cerrado ,using Brazilian cachaca as extractor liquid. *Journal of Ethnopharmacology* 133,420-425
- Turkoglu, A., Duru, M. E., Mercan, N., Kivrak, I., & Gezer, K. (2007). Antioxidant and antimicrobial activities of Laetiporus sulphureus (Bull.) Murrill. *Food Chemistry*, 101(1), 267-273.
- USHA., YOGISH., (2016): Hemolytic index– A tool to measure hemolysis in vitro. *IOSR Journal of Biotechnology and Biochemistry*, 2 (2): 49
- Valente M.J., Baltazar A.F., Henrique R., Estevinho L., Carvalho M., (2010) -Biological activities of Portuguese propolis: protection against free radical-induced erythrocyte damage and inhibition of human renal cancer cell growth in vitro, *Food Chem Toxicol.* 49: 86–92.
- Vasundhara, S., Vijay, K. H. & Jagan. M. R. J. 2008- Influence of milk and sugar on antioxidant potential of black tea. *Food Research International*, 41(2). P:124-129.

- Wang, S., Meckling, K.A., Marcone, M.F., Kakuda, Y., Tsao, R., (2011): Synergistic, additive, and antagonistic effects of food mixtures on total antioxidant capacities. J Agric Food Chem, 59: 960- 968
- Weston L.A., Harmon R., Mueller S., 1989 -. Allelopathic potential of sorghum sudangrass hybrid (sudex). J. Chem. Ecol., 15 :1855–1865. Cité par Blanco, 2007.
- Yeo, S.O., Guessennd, K.N., Meite, S., Ouettara, K., Bahi gnogbo, A., N'guessan, J.D., Coulbaly, A., (2014): In vitro antioxidant activity of extracts of the root *Cochlospermum planchonii* Hook. Fex Planch (Cochlospermaceae). Journal of Pharmacognosy and Phytochemistry, 3(4): 167.
- Yordil, E., Pérez, E., Matos, M., Villares, E., (2012): Antioxidant and Pro- Oxidant Effects of Polyphenolic Compounds and Structure-Activity Relationship Evidence. Nutrition, Well - Being and Health, In Tech, ISBN 978- 953-51-0125-3

المواقع الالكترونية

- <https://www.plantes-botanique.org>
- [Google /maps. NET .,\(2021\)](#)
- [.http://WWW/ville-ge](http://WWW/ville-ge)

الملاحق

الملحق رقم (01): م الأجهزة المستعملة في المختبر.



الحاضنة Etuve



جهاز المطيافية الضوئية
Spectrophotomètre



جهاز التبخير الدوراني
Rotavapeur



جهاز الطرد المركزي Cetrifugeuse

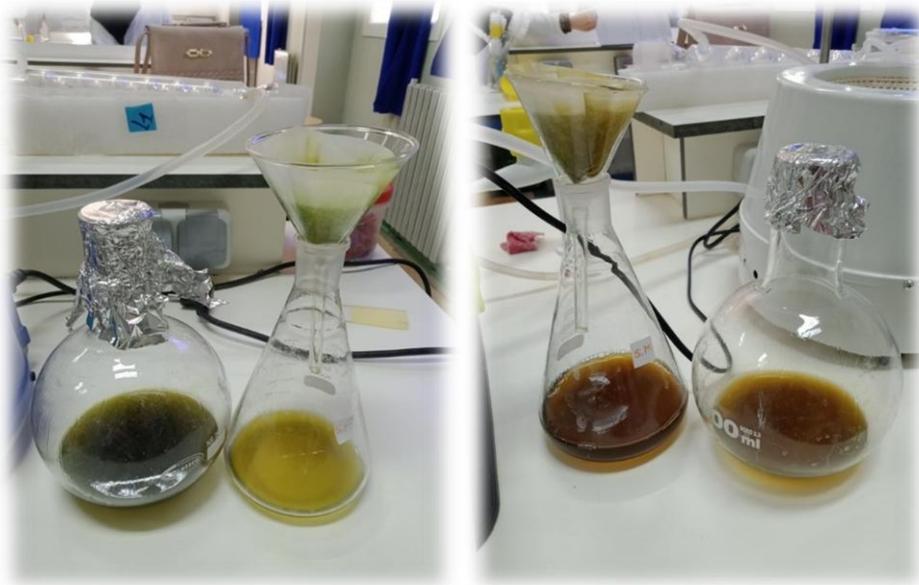


حمام مائي Bain marie



ميزان حساس Balance
analogique

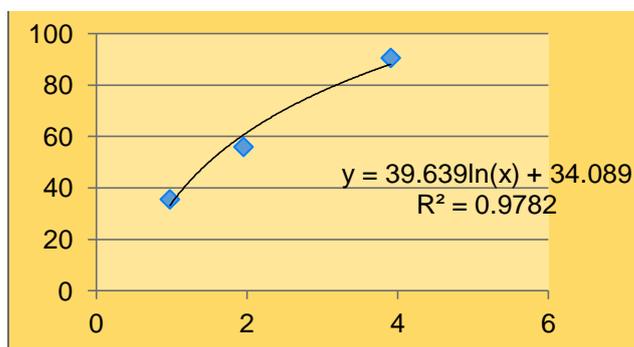
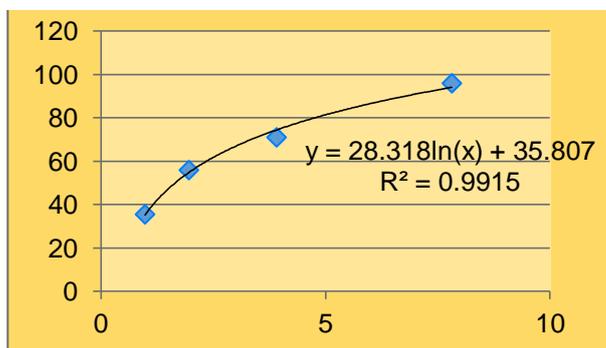
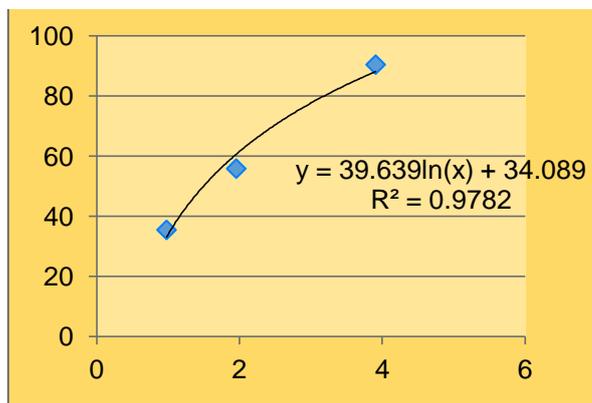
الملحق رقم (02): المستخلصات النباتية بعد جهاز Soxhlet



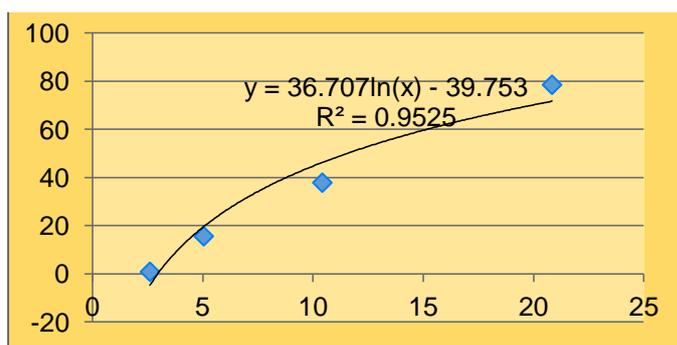
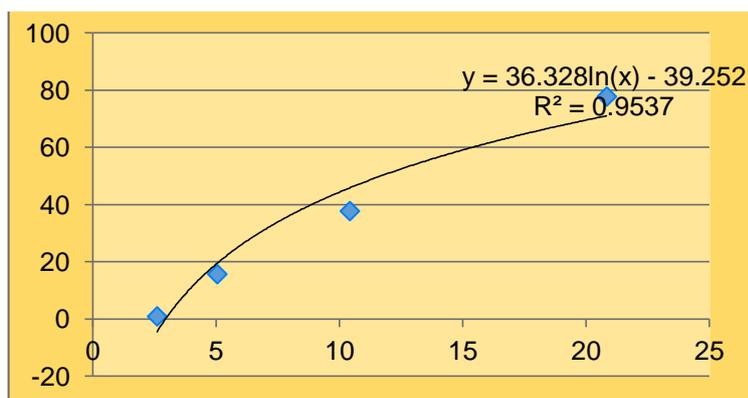
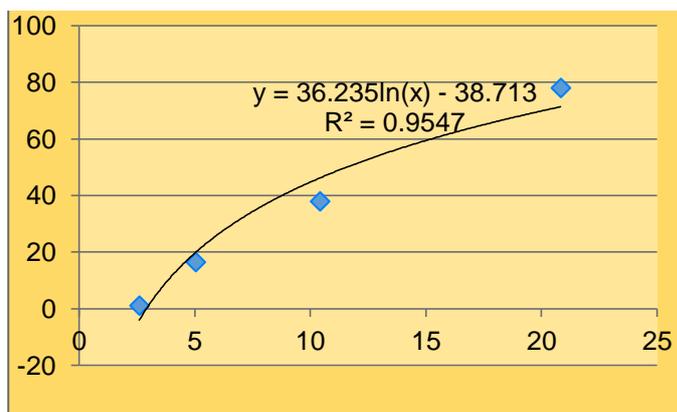
الملحق رقم (03): المستخلصات النباتية بعد التجفيف بجهاز التبخير الدوراني والحضن:



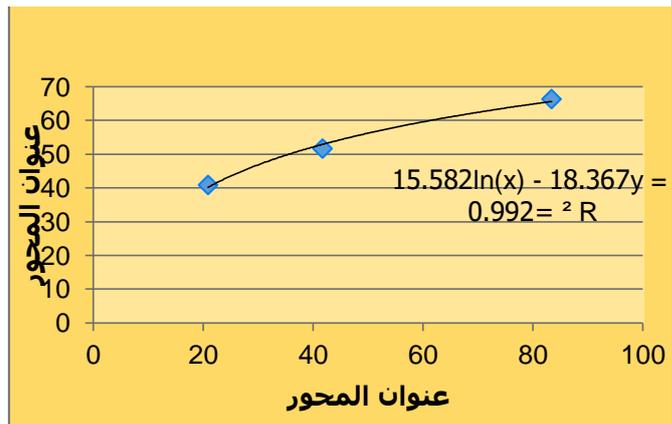
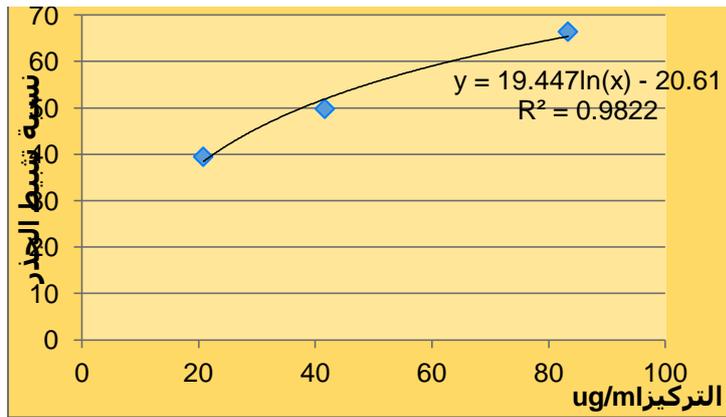
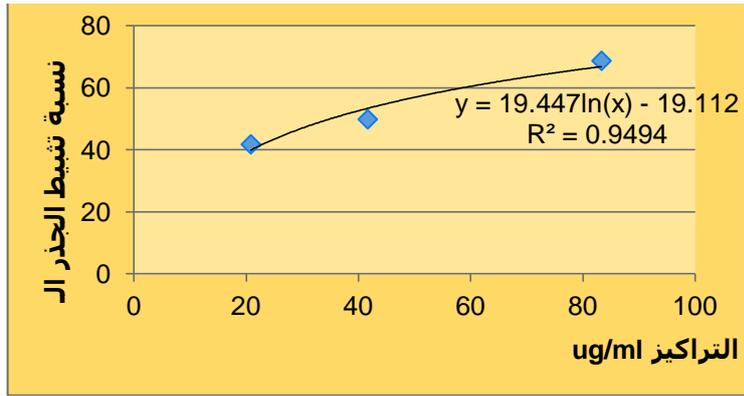
الملحق رقم(04): منحنيات نسبة تثبيط جذر الـ DPPH[•] بدلالة تركيز المركب المرجعي Vit C



الملحق رقم(05): منحنيات نسبة تثبيط جذر الـ DPPH[•] بدلالة تركيز المستخلص الميثانولي لنبات *S. Mollis*



الملحق رقم (06): منحنيات نسبة تثبيط جذر الـ DPPH[•] بدلالة تركيز المستخلص الميثانولي
لنبات *S. fruticosa*



بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ