

جامعة محمد خيضر بسكرة

كلية العلوم الدقيقة

قسم علوم المادة



مذكرة ماستر

ميدان علوم المادة
فرع كيمياء
تخصص كيمياء صيدلانية

رقم: N.....

إعداد الطالب:

نوبس سعاد

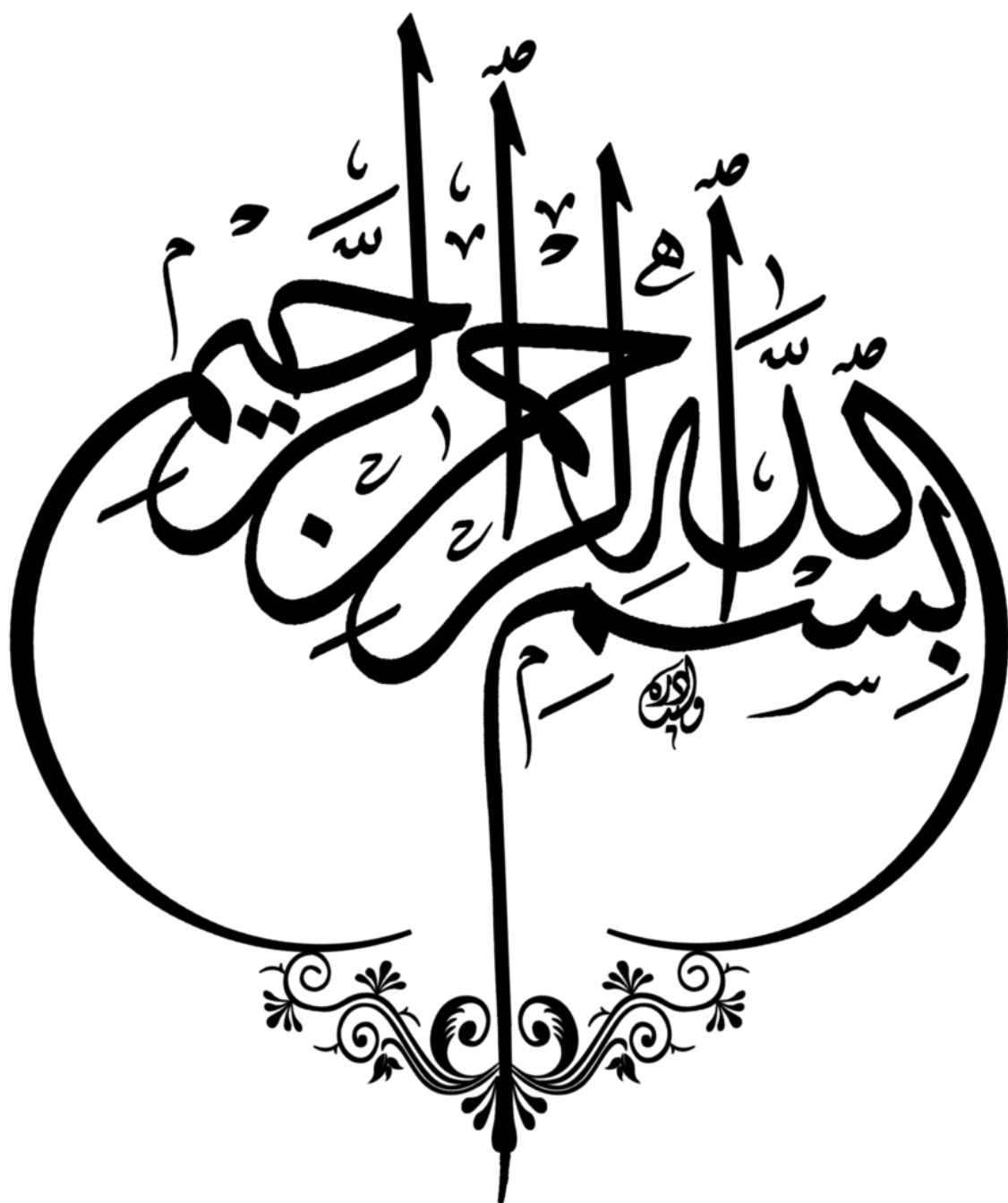
يوم: 18/06/2025

إستخلاص الزيوت الأساسية ودراسة الفعالية البيولوجية لبعض النباتات الطبية

لجنة المناقشة:

رئيسي	بسكرة	أستاذ تعليم عالي	ملكمي نجيب
مناقش	بسكرة	استاذ محاضر ب	سلامي محمد
مشرف	بسكرة	استاذ محاضر ب	معناني جميلة

السنة الجامعية: 2025/2024



شكر وعرفان

الحمد لله كثيرا كما ينبغي لجلال وجهه وعظيم سلطانه، نشكر الله عز وجل على نعمة العلم التي منحنا إياها وعلى عونه وتسديد خطانا في إتمام هذا البحث إذا كان الإعتراف بالجميل من شيم النفوس الكريمة فإنني أتقدم بالشكر للأستاذة المشرفة "**معناني جميلة**" أستاذة بجامعة محمد خيضر ببسكرة على ماقدمته من دعم وتوجيهات ونصائح قيمة طيلة إشرافها على هذا العمل، كما أتقدم بالشكر إلى رئيس اللجنة أستاذي البروفيسور ملكمي نجيب والأستاذ المحاضر سلامي محمد لقبولهم مناقشة هذه المذكرة ولكل أساتذتي الذين درسوني خلال هذا الموسم الدراسي لكم مني كل التبجيل والتقدير.

إهداء

الحمد لله أولا وأخيرا حمدا يليق بجلال وجهه وعظيم سلطانه الذي وفقني ويسر لي هذا الإنجاز

إلى نبض قلبي وسندي الأول والديا العزيزين
أنتما النور الذي أضاء طريقي، والدعاء الذي رافقني في كل لحظة. مهما كتبت لن أوفيكما
حقكم، فلکم مني كل الحب والعرفان

إلى شريك حياتي، زوجي
أنت الذي كنت دائما بجانبني، تؤمن بي وتشجعني، تتحمل معي التعب والسهر والغياب،
فأنت النعمة الكبرى في حياتي. شكرا لصبرك ودعمك وحبك الذي منحني القوة للاستمرار.

إلى أولادي الأعزاء
أنتم فرحتي وفخري وسبب سعيي الدائم لأن أكون الأفضل. بكم يكتمل حلمي وتكتمل
فرحتي أرجو أن تكونوا فخورين بي كما أنا فخور بكم وأدعو الله أن أكون قدوة حسنة
لكم..

إلى إخوتي وأخواتي
لكم كل الحب والتقدير على وقوفكم بجانبني في كل خطوة.

إلى أصدقائي وأسرتي الكبيرة وكل من ساندني
أهديكم جميعا هذا الإنجاز فهو ثمرة تعبتي، أهديه لكم بامتنان ومحبة.
جزاكم الله خيرا وجعل ما قدمتموه في ميزان حسناتكم، أهديكم جميعا هذا الإنجاز الذي
تحقق بفضل الله ثم بفضلكم

اللهم اجعل هذا العمل خالصا لوجك الكريم وبارك لي فيه وانفعني به في الدنيا والآخرة
ولا تجعل فيه رياء، اللهم وفقني إلى ما تحبه وترضاه

نويس سعاد

فهرس المحتويات

الصفحة	المحتوى
	شكر وعرفان
	إهداء
	فهرس المحتويات
	ملخص
أ	مقدمة
	ا . الفصل الأول : النباتات الطبية والزيوت الأساسية
02	1-1- النباتات الطبية
02	1-1-1 - تعريف النبات الطبي
02	1-1-2- المركبات الفعالة للنباتات الطبية
03	1-1-3- التعرف على النباتات الطبية
05	1-1-4- جمع وتخزين النباتات الطبية
07	1-2- الزيوت الأساسية
07	1-2-1- تعريف الزيوت الأساسية
08	1-2-2- تاريخ الزيوت العطرية
09	1-2-3- موقع الزيوت العطرية في النبات
09	1-2-4- إستخدامات الزيوت الأساسية
12	1-2-5- طرق استخلاص الزيوت الأساسية
22	1-2-6- النباتات المنتجة للزيوت العطرية
22	1-2-7 الخصائص الفيزيائية والكيميائية للزيوت الأساسية
23	1-2-8- طرق التعرف الكيميائي على الزيوت العطرية
24	1-2-9- التركيب الكيميائي للزيوت العطرية
28	1-2-10- الفعالية البيولوجية للزيوت الأساسية

29	1-2-11- آلية عمل الزيوت الأساسية
31	1-2-12-سمية الزيوت الأساسية
32	1-2-13-العوامل التي تؤثر على جودة الزيوت الأساسية
34	1-2-14-النباتات المدروسة
43	1-2-15-خصائص الفصيلة الشفوية (Lamiacées)
	II . الفصل الثاني: الأدوات والطرائق المستعملة
46	II- المواد والطرق المستخدمة
46	II-1- المادة النباتية
46	II-2- طريقة إستخلاص الزيوت الأساسية
50	II-3- حساب مردود الزيوت الأساسية
50	II-4- إختبار النشاط المضاد للتأكسد للزيوت الأساسية
53	II-5- إختبار النشاط ضد البكتيريا للمستخلصات الزيتية
	III . الفصل الثالث : النائج والمناقشة
59	III- النتائج والمناقشة
59	III-1- مردود الزيوت الأساسية
61	III-2- تقييم النشاطية المضادة للأكسدة بطريقة DPPH
65	III-3- النشاطية المضادة للبكتيريا للزيوت الأساسية
70	الخاتمة
73	قائمة المصادر والمراجع

الرقم	العنوان	الصفحة
1	التصنيف العلمي لنبات من جنس Echium	35
2	التصنيف العلمي لنبات Origanum majorana	37
3	التصنيف العلمي لنبات Vitex agnus-castus	41
4	مردود الزيوت الأساسية	61
5	نتائج قيم الـ DPPH وBHT التي أجريت على عينات الزيوت العطرية المستخلصة للنباتات المدروسة	64
6	جدول يوضح مناطق التثبيط بـ (mm) (عدد التكرارات 2)	66

الرقم	العنوان	الصفحة
1	الأنماط المختلفة للبنيات المسؤولة عن تشكل الزيوت الأساسية	09
2	طريقة استخلاص الزيت الأساسي بطريقة التقطير المائي (كلفنجر)	14
3	رسم لتركيبية إستخلاص الزيوت العطرية التقطير بالبخر	15
4	الشكل طريقة استخلاص الزيوت الأساسية بالانتشار المائي	16
5	طريقة الإستخلاص بالبخر المشبع	17
6	طريقة استخلاص الزيوت الاساسية بالتشريب	18
7	طريقة إستخلاص الزيت الاساسي بالمذيب طريقة soxhlet	19
8	تركيبية للأستخلاص بالميكرو ويف	20
9	إستخلاص الزيت الأساسي بثنائي أكسيد الكربون في الحالة فوق الحرجة	21
10	بنية جزيئ الإزوبران (Isoprène)	25
11	تصنيف التربينات وفقا لعدد وحدات الإزوبرين الداخلة في تركيبها	26
12	بنية بعض Monotrpène oxygén	26
13	بنية Sesquiterpènes hydrocarbonés	26
14	بنية (sesquiterpènes oxygénés)	27
15	بنية بعض مركبات العطرية الداخلة في تركيب الزيوت الأساسية	27
16	نبات Vitex agnus- castus	46
17	نبات Origanum majorana	46
18	صورة جهاز كلفنجر المستخدم لإستخلاص الزيت الأساسي	47
19	جهاز التقطير المائي	48
20	صورة لفصل الطور العضوي على الطور المائي بأنبوبة الفصل	49
21	جهاز rota vap الذي يفصل المذيب عن الزيت الأساسي	50
22	الشكل الحرو والشكل المرجع لـ DPPH	52

59	الزيت العطري لنبات Origanum majorana	23
60	الزيت العطرس لنبات vitex agnes castus	24
62	منحنى النشاطية ضد التأكسدية للزيوت الأساسية ولا BHT المسجلة في اختبار DPPH	25
67	صورة الأقراص تظهر قطر منطقة التثبيط	26

الملخص:

في هذا العمل قمنا باستخلاص الزيوت الأساسية لثلاثة نباتات طبية هي *Echium*، *Origanum majorana* و *Vitex agnus-castus* باستخدام طريقة التقطير المائي بجهاز كلفنجر بهدف تقييم نشاطها المضاد للأكسدة والمضاد للبكتيريا. أظهرت نتائج اختبار DPPH وجود اختلاف كبير في القدرة على تثبيط الجذور الحرة بين العينات. فقد أظهر زيت *Vitex agnus-castus* أفضل نشاط مضاد للأكسدة بقيمة بلغت $(IC_{50}=116.79 \pm 0.01 \mu g/mL)$ يليها *Echium* بـ $(555.74 \pm 0.01 \mu g/mL)$ ، في حين سجلت *Origanum majorana* أضعف نشاط $(IC_{50} = 1878.5 \pm 14.8 \mu g/mL)$. بالمقارنة كان المعيار BHT يمتلك أقوى نشاط بقيمة IC_{50} تبلغ $(38.87 \pm 0.7 \mu g/mL)$ مما يدل على فعاليته العالية كمضاد أكسدة.

أما فيما يتعلق بالنشاط المضاد للبكتيريا، فقد أظهرت الاختبارات ضد السلالات موجبة الغرام (*Staphylococcus aureus*)، وسالبة الغرام (*Escherichia coli*–*Klebsiella pneumoniae*) وجود تباين في الفعالية بين الزيوت. تميز زيت *Origanum majorana* بأعلى قطر لمنطقة التثبيط ضد البكتيريا موجبة الغرام $(28.75 \pm 1.76 mm)$ ، بينما سجلت *Echium* و *Vitex agnus-castus* نتائج أضعف نسبيا. أما ضد البكتيريا سالبة الغرام، فقد تراوحت أقطار مناطق التثبيط بين 7mm و 23mm بحسب نوع الزيت والسلالة. بناء على هذه النتائج يمكن القول إن الزيوت الأساسية المدروسة خصوصا زيت *Origanum majorana* أظهر إمكانات واعدة كمصادر طبيعية لمركبات ذات خصائص مضادة للأكسدة ومضادة للبكتيريا، مما يفتح المجال أمام استخدامها المحتمل في التطبيقات الصيدلانية، الغذائية، والتجميلية. توصي الدراسة بإجراء تحاليل كيميائية مفصلة مستقبلا لتحديد المركبات الفعالة وآليات عملها.

الكلمات المفتاحية: *Echium*، *Vitex agnus-castus*، *Origanum majorana*، الزيوت الأساسية،

النشاط المضاد للأكسدة، النشاط المضاد للبكتيريا

Résumé

Dans cette étude, nous avons extrait les huiles essentielles de trois plantes médicinales : Echium, Origanum majorana et vitex agnus -castus, en utilisant la méthode de distillation à l'eau avec un appareil Clevenger. L'objectif principal était d'évaluer leur activité antioxydante et antibactérienne.

Les résultats du test DPPH ont montré que les huiles présentaient un pouvoir antioxydant variable selon l'extrait. L'huile essentielle de vitex agnus -castus a montré la meilleure capacité d'inhibition des radicaux libres, avec une valeur ($IC_{50} = 116,79 \mu g/mL \pm 0.01$), suivie par Echium avec ($555,74 \mu g/mL \pm 0.01$), tandis que Origanum majorana affichait une activité très faible ($IC_{50} = 1878,5 \mu g/mL \pm 14.8$). En comparaison, le standard BHT avait une (IC_{50} de $38,87 \mu g/mL \pm 0.7$), ce qui indique une activité antioxydante plus élevée. Concernant l'activité antibactérienne, les tests réalisés Envert des souches Gram positives (staphococcus aureus) et Gram négatives (Klebsiella pneumoniae -Escherichia coli) ont révélé des zones d'inhibition variables. Origanum majorana a présenté la plus grande zone d'inhibition Envert les bactéries Gram positives ($28,75 \pm 1,76$ mm), tandis qu'Echium et vitex Agnus -castus ont montré des résultats plus faible. Envert les bactéries Gram négatives, les diamètres des zones d'inhibition variaient entre 7mm et 23 mm selon les extraits et les souches.

En conclusion, cette étude met en évidence le potentiel prometteur des huiles essentielles étudiées, notamment celle d'Origanum majorana, comme sources naturelles d'antioxydants et d'agents antibactériens, ouvrant la voie à de futures applications pharmaceutiques et cosmétiques

Mots clés : Echium, Vitex agnus-castus, Origanum majorana, les huiles essentielles, antioxydants, antibactériens

Summary

In This Study, we extracted Essential Oils from three medicinal plants: Echium, Origanum majorana, and Vitex agnus -castus, using the hydrodistillation method with a clevenger apparatus. the main objective was to evaluate their antioxidant and antibacterial activities.

the DPPH assay results showed that the oils had varying antioxidant capacities depending on the extract. vitex agnus -castus essential oil exhibited the strongest free radical scavenging activity, with an IC₅₀ value of (116.79 ±0.1 µg/ml), followed by Echium with (555,74 ±0.01 µg/ml), while-Origanum majorana showed very weak activity (IC₅₀= 1878,5 ±14.8 µg/ml). By Comparison, The BHT Standard Had an (IC₅₀ of 38,87 ±0.7 µg/ml), Indicating a higher antioxidant potential.

regarding antibacterial activity, the tests against Gram-Positive (staphococcus aureus) and Gram-negative (Klebsiella pneumoniae -Escherichia coli)

Bacterial strains revealed varying inhibition zones. Origanum majorana showed the largest inhibition zone against F1 (28.75 ± 1.76 mm), whereas Echium and Vitex agnus -castus showed weaker results. against Gram-negative bacteria, inhibition diameters ranged between 7mm and 23mm Depending On the extract and strain.

In conclusion, this study highlights the promising potential of the studied Essential Oils, particularly Origanum majorana, as natural sources of Antioxidants and antibacterial agents, paving the way for future Pharmaceutical and cosmetic applications.

Key words: Echium, Vitex agnus-castus, Origanum majorana, Essential Oils, Antioxidants, Antibacterial

مقدمة

في الوقت الحاضر يتزايد اتجاه البشر نحو استخدام المنتجات الطبيعية وخاصة تلك ذات الأصل النباتي من أجل علاج جميع أنواع الأمراض، تمثل هذه النباتات خزان ضخم من المركبات المحتملة المنسوبة إلى المستقلبات (metabolites).

وهناك سبب آخر للاهتمام المتزايد بالأدوية العشبية حيث تحتوي كل الأعشاب على الآلاف من المواد الكيميائية، فعند اختيار دواء عشبي فإننا نتحصل على خليط من المواد الكيميائية، أما عندما نتناول عقارا صيدلانيا يحتوي على مادة واحدة فعالة اصطناعية فسوف تساعدك فقط إذا كانت لهذه المادة فعالية مثبتة وكان التشخيص سليما ولكنها قلما تعالج مشاكل أخرى ثانوية والتي قد يوجد لدينا الكثير منها [1].

تزخر الجزائر بأكثر من 1300 نوع من النباتات [2] تعتبر من بين البلدان الأكثر تنوع بسبب موقعها الجغرافي ومساحتها الشاسعة وتنوع مناخها هذا التنوع يشكل ثروة حقيقية تحتاج إلى الحفاظ عليها [3]. تمتلك النباتات العطرية ميزة كبيرة بفضل الاكتشاف التدريجي لتطبيقات زيوتها الأساسية في الرعاية الصحية وكذلك استخداماتها في مجالات أخرى ذات أهمية اقتصادية، ان كثرة استخداماتها العديدة جعلت الطلب عليها متزايد بشكل كبير ومستمر في الأسواق العالمية نظرا للخصائص الطبية، تعرف هذه المستخلصات المتطايرة من النباتات العطرية بخصائصها المضادة للالتهابات والمطهرة، مضاد للفيروسات، مضاد للفطريات، مبيد للبكتيريا، مضاد للسموم، مبيد للحشرات، المنشطة، المنبهة ومهدئة [4].

هناك عدد كبير من الزيوت العطرية المعروفة في العالم وتم تمييز آلاف منها ومع ذلك فإن نسبة قليلة منها فقط لها أهمية تجارية ويتم تفسير ذلك من خلال التركيب الكيميائي لزيوت وتتنوع استخداماتها المختلفة وتكلفة إنتاجها مهما كان مجال استخدام الزيوت العطرية (صناعة الأغذية، صناعة العطور ومستحضرات التجميل و/أو الأدوية)، فإن المعرفة التامة بخصائصها ضرورية من أجل التحكم في جودتها واكتشاف أي ميزات محتملة بهدف تثمينها. الطرق المستخدمة في الإستخلاص تعتمد على ذوبانية المركبات الموجودة في خليط ما داخل مذيب معين نحن اهتمامنا هنا بالإستخلاص إنطلاقاً من نظام صلب (النبات). الهدف من عملنا هو استخراج الزيوت العطرية من النباتات الطبية ودراسة الفعالية ضد بيكتيرية وضد التأكسدية لكل نبتة.

تشمل المذكرة ثلاث فصول، حيث يشمل الفصل الأول تعريفاً للنباتات الطبية وكيفية التعرف عليها وأوقات جمعها وطريقة تجفيفها وكيفية حفظها، ويتناول الزيوت الأساسية لبعض النباتات الطبية، حيث تم تقديم تعريف لها وذكر مكان تواجدها في النباتات وطرائق إستخلاصها العديدة، وخصائصها الفيزيائية والكيميائية ومجالات إستعمالها ومكوناتها وأدات تحليلها والنشاط البيولوجي لها، وتقديم تعريف وتصنيف ومجالات إستعملاتها النباتات المختارة والتي هي: *Echium* و *vitex agnus- castus* و *origanum majorana*

والفصل الثاني تم فيه ذكر كل المواد المستعملة والطرائق المتبعة في استخلاص الزيوت الأساسية لنباتات المدروسة وتم فيه أيضا دراسة النشاط البيولوجي للزيوت الأساسية للنباتات المدروسة (النشاط المضاد للتأكسد والمضاد للبكتيريا)

الفصل الثالث يظهر إستخراج الزيوت الأساسية لكل نبتة من النباتات المختارة وإظهار مردودها ومناقشة نتائج الفعالية المضادة للأكسدة بمقارنة قيم IC_{50} لكل زيت أساسي وكذلك مناقشة نتائج الفعالية ضد ميكروبي

١. الفصل الأول

النباتات الطبية

والزيوت الأساسية

I-النباتات الطبية :

I-1-1- تعريف النبات الطبية :

هو النبات الذي يستخدم لعلاج أو تخفيف الأمراض المختلفة أو هو عبارة عن النبات الذي جزء منه له خصائص طبية. حوالي 35000 نوع من النباتات تستخدم في جميع أنحاء العالم لأغراض طبية [5]. وتمثل أوسع مجموعة من التنوع البيولوجي التي يستخدمها معظم الأشخاص. لا تزال النباتات الطبية تلبي الحاجة الملحة لتداوي لدى الكثير من الناس بالرغم من تطور النظام الصحي الحديث [6]. تستخدم النباتات الطبية في شكلين: الشكل الخام: ويكون على عدة أشكال (مثل المنقوع، الزيوت العطرية ومستخلصات الأصباغ).

الشكل النقي: يكون فيه العنصر النشط (المادة الفعالة) المسؤول عن الأثر العلاجي محددًا ومعرفًا كيميائيًا، تستخدم المركبات النقية عموماً عندما تكون المقومات الفعالة ذات تأثير قوي وخاص [7].

I-1-2- المركبات الفعالة للنباتات الطبية :

الآثار العلاجية لبعض النباتات معروفة جيداً منذ القدم، فالبابونج الألماني (Lacamonille allemande) على سبيل المثال استخدم لألاف السنين ضد اضطرابات الجهاز الهضمي وأيضاً الألوّة (L'aloès) كانت معروفة في وقت كليوباترا، حيث كانت تستخدم لتليين الجلد. بالرغم من ذلك فإنه لم يتم عزل ودراسة المركبات الفعالة المتواجدة

في هذه النباتات ونباتات أخرى والمسؤولة عن هذه التأثيرات العلاجية إلا مؤخراً فمن الضروري أن نعرف تركيبة النباتات لفهم الكيفية التي تؤثر بها على الجسم [8].

1-1-3- التعرف على النباتات الطبية :

معرفة النباتات دون خطأ هو شيء ضروري ومهم للتمييز بين الأنواع المتشابهة من النباتات، لذا وجب الحصول على دليل للنباتات البرية من أجل تجنب التسمم، كما لا يجب جمع نبتة لست متأكد منها [8].

بالنسبة للقدمات فقد ميزوا بين العديد من النباتات عن طريق ما يسمى بـ " مذهب التوافق " (doctrine des Signatures) فقد ظن هؤلاء أن شكل أو لون نبتة ما يكفي بوضوح إلى تبيان استخدامها وخصائصها فالنباتات ذات العصير الأصفر كبقلة الخطاطيف (la chélidoine) على سبيل المثال تستطيع الشفاء من أمراض الكبد والنباتات ذات العصير الأحمر كعصبة القلب (le millesiu trep) لها القدرة على الشفاء من أمراض الدم، عموماً فإن المعلومات التي يقدمها شكل، نكهة، رائحة ولون النباتات هي الميزات الوحيدة التي كانت تمكننا من اختيار النبتة المطلوبة [9].

1-1-4- جمع وحفظ النباتات الطبية:

1-1-4-1- جمع النباتات الطبية :

الطبيعة تمثل مصدراً غنياً بالنباتات الطبية حيث تكون عملية جمعها مفيدة وممتعة على حد سواء حصاد أو جمع النباتات الطبية لا يمثل مشكلة كبيرة المهم هو معرفة النباتات

المناسبة والقدرة على التمييز بينها [9].

1-4-2- متى تجمع النباتات :

من الأفضل دائما جني النباتات يكون في فصل الربيع وأن يكون الجو جاف فالنباتات الرطبة بسبب المطر أو الندى تتغير، وتتعفن، وتتخمر وتفقد قيمتها العلاجية يعتبر الصباح هو الوقت المناسب لجمع النباتات كما يمكن جمعها في المساء قبل إنخفاض درجة الحرارة [10].

1-4-3- كيف نقوم بعملية جمع النباتات :

يفضل إذا كان ذلك ممكن أن يكون المكان الذي تتواجد فيه النباتات المطلوبة قليل الإرتداد يجب عدم غسل النباتات الموجهة للتجفيف (فالجذور هي الأجزاء الوحيدة التي يجب غسلها وبدقة بواسطة مياه نظيفة لتخلص من أي أثر للتربة) فينبغي إذا تجنب قطف النباتات التي عليها تراب والمتواجدة على حواف الطرق والحقول والتي يمكن أن تكون ملوثة بالأسمدة الكيماوية حديثة الاستخدام. ينبغي اختيار النباتات السليمة فقط ويجب التخلص دون تردد من النباتات الذابلة ذات البقع والألوان الغير إعتيادية كما ينبغي التخلص من النباتات التي هاجمتها الحشرات أو التي تنمو بجوار الفطريات [10].

أثناء عملية جمع النبتة المطلوبة ينبغي التخلص من البقايا المختلفة كالطحالب والأوراق والأغصان للإبقاء على النبتة التي تهتمنا فقط فالتخلص من هذه البقايا يصبح من الصعب القيام به بعد الإنتهاء من عملية الجمع كما يجب علينا التحقق بعناية من عدم

خط النبتة التي نرغب في جمعها مع نباتات أخرى (وجود نبتة خطيرة يمكن أن يكون له عواقب وخيمة) في حالة جمع أنواع عديدة من النباتات في آن واحد ينبغي عدم خلطها مع بعضها البعض خلال عملية الجمع وايضا من الضروري الحرص على عدم سحق أو ضغط النباتات فتكديس النباتات بدون مبالاة قد يؤدي إلى ذبولها وزوال نضارها كما يمكن أن يؤدي ذلك إلى بداية عملية التخمر في وقت مبكر ومن الأفضل استخدام سلة كبيرة خاصة لجمع النباتات [10].

1-1-5- حفظ و تخزين النباتات الطبية :

هناك أساليب مختلفة للتخزين الأكثر شيوعا وبساطة من بينها هو التجفيف بواسطة الهواء أو الفرن فالمكان الجاف والدافئ هو المكان المثالي بعد جفافها، يمكن لنباتات أن تبقى لعدة أشهر في كيس أو وعاء من الزجاج الملون أو في كيس مصنوع من ورق الكرافت [8].

1-1-5-1- التجفيف :

التجفيف هو عملية نزع الرطوبة من النبتة المراد تجفيفها يجب تطبيق هذه العملية مباشرة بعد جمع النبات توضع النباتات موزعة في غرفة مهواة بشكل جيد موضوعة على نسيج من الخيش أو من القطن أين يتم فصل الأنواع المختلفة عن بعضها البعض. كما يجب عدم تعريضها لأشعة الشمس المباشرة ما لم يذكر خلاف ذلك في الواقع إن تعريضها لأشعة الشمس قد يؤديها إلى فقد البعض من خصائصها وذلك بسبب تطاير العديد من المواد [11] النباتات المتسخة بالتراب أو غيره من الضروري تنظيفها جيدا وتجفيفها

بعناية هذا ينطبق أيضا على الجذور إذا قمنا بجمع النبتة كاملة يمكننا أن نضعها على سلك مشدود العملية تشبه إلى حد كبير نشر الغسيل خلال هذه العملية والتي يمكن أن تستمر لمدة تصل إلى أسبوع أو اثنين مع تقليب النباتات بشكل دوري [8].

1-1-5-2- الحفظ :

بعد تجفيف النباتات يجب الانتقال إلى مرحلة الحفظ مباشرة لمنع تراكم الغبار عليها لتحقيق هذه الغاية نستعمل أكياسا من الورق أوعلبا مصنوعة من القصدير أو أكياس من البلاستيك أو القماش (باستثناء الأنواع التي تحتوي على الزيوت الأساسية) وأوعية زجاجية يجب التحقق دائما من عدم تكثف الماء على جدران الحاوية مما يعني مشكلة في عملية التجفيف يمكننا في هذه الحالة بتجفيف النبات على الفور مرة أخرى هذا الأمر ينطبق أيضا على لنباتات التي تم شراؤها من المحلات المتخصصة في بيع الأعشاب الطبية (عند العشابين، الصيدليات) [11].

1-1-5-3- طرق أخرى للحفظ :

بالإضافة إلى التجفيف بواسطة الهواء هناك أساليب أخرى للحفاظ على الخصائص الطبية للنباتات.

1-1-5-4- إزالة الرطوبة :

هذه الطريقة فعالة لكنها باهظة الثمن فهي تتطلب استخدام جهاز خاص يسمى مزيل الرطوبة (déshumidificateur) هذا الجهاز يقوم بامتصاص الرطوبة من النباتات يجب وضع الجهاز

في غرفة مغلقة حيث تعلق النباتات على شكل باقات أو توضع على أطباق مثقوبة [11].

1-5-5- التجميد :

التجميد يحفظ الألوان والعمور ولكن هذه الطريقة مناسبة أكثر للنباتات العطرية يمكننا تجميد أغصان كاملة وذلك في أكياس بلاستيكية من غير المفيد تدوير الجليد دون الحاجة إلى إستخدام النباتات بالنسبة للأوراق فإنها تتفتت بسرعة بعد تجميدها كما يمكن تجميد العصارات المستخلصة من النباتات الطبية واستخدامها عند الحاجة [11].

1-2- الزيوت الأساسية :

1-2-1- تعريف الزيوت الأساسية :

مصطلح الزيوت الأساسية (huile essentielles) مستمد من الاسم "quinta essentia" الذي أعطاه الطبيب Paracelsus للمستخلصات النباتية السويسرية التي حصل عليها بواسطة عملية التقطير يعني هذا الاسم عطر و جوهر النبات [12] على عكس ما قد يوحي المصطلح به فإن الزيوت الأساسية لا تحتوي على الدهون وليست " أساسية " معنى أنها ضرورية للنمو أو الأيض فهي عبارة عن مركبات عطرية طيارة والتي لها مظهر زيتي و يتم الحصول عليها من النباتات العطرية بواسطة العديد من طرق الإستخلاص [13] وهي قابلة للذوبان في الدهون والمذيبات العضوية وكثافتها أقل من كثافة الماء [14]. تتشكل الزيوت الأساسية في كثير من النباتات كمنتجات أيض ثانوية لها خصائص وأساليب إستخدام محددة أعطت بذلك فرعاً جديداً في التداوي بالأعشاب

l'aromathérapie: وهو طب الروائح L'aromathérapie تتواجد الزيوت الأساسية في البروتوبلازم (le protoplasme) على شكل مستحلب وهي تميل إلى التجمع في قطرات كبيرة الحجم [15] حوالي 3000 زيت أساسي تم تحديدها منها 300 فقط مهمة تجاري وهذا بفضل نشاطاتها البيولوجية كمضادات لميكروبات، الفطريات والطفيليات، ولأجل رائحتها تستخدم الزيوت الأساسية في المجال الصيدلاني، الغذائي ومستحضرات التجميل... ويمكن لزيت أساسي واحد أن يكون لها عدة استخدامات [14].

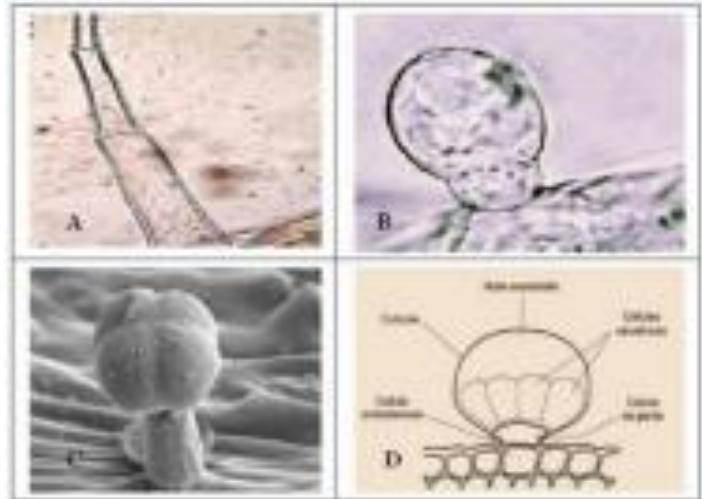
1-2-2- تاريخ الزيوت العطرية:

تؤكد البرديات الفرعونية والآثار التاريخية والمومياءات أن المصريين القدماء كانوا أول من استعمل العطور وعرف قيمتها من حيث التنشيط والحيوية ولا شك أن الفراعنة أول من استخدم الزيوت العطرية في العلاج وتقوية الابدان وفي عام (1928) اكتشف أحد علماء الآثار في أحد المقابر الفرعونية انية فخارية تحتوي زيوتا عطرية يعود تاريخها إلى (3557) عاما وقد كانت الملكة كليوبترا من أكثر المغرمين باستخدام العطور والزيوت العطرية في تعطير القصور والملا بس ومياه الاستحمام وبعدها انتقلت الزيوت العطرية إلى بقية الحضارات أما عن دور العرب فلقد طور ابن سينا هذا العلم وقدم له أهم المنجزات التي تمثلت باستعمال عملية التقطير واستخراج الزيت الصافي المركز ليضعه في قوارير صيدلية لاستعماله في معالجة مختلف الامراض كما تمكن ابن سينا من تقطير الكحول لتخفيف كثافة الزيت قبل وضعه على الجلد [16].

1-2-3- موقع الزيوت العطرية في النبات:

في النبتة يمكن للزيوت الأساسية أن تخزن في مختلف الأعضاء مثل: الأزهار (organ) الأوراق (citronnelle, eucalyptus) الخشب (bois de rose, santal) واللحاء (cannelier) والجذور (vétiver) الريزومات (acore) الفواكه (badiane) أو في البذور (carvi) [17] تصنيع وتجميع الزيوت الأساسية يرتبط عادة بوجود بنية نسيجية متخصصة (الشكل 01) فالزيوت الأساسية يتم تصنيعها في سيتوبلازم الخلايا الإفرازية ثم تتجمع في خلايا غدية مغطاة بالكيوتكيل (cuctile) إن شكل وعدد البنيات النسيجية الإفرازية يختلف من عائلة نباتية إلى أخرى وحتى من نوع إلى آخر ويمكن لعدة فئات من الأنسجة الإفرازية التواجد في نفس النوع [18].

(A) : poil sécréteur de *Mentha pulegium*, (B) : trichome glandulaire de *Mentha pulegium*, (C) : trichome glandulaire de *Lippia scaberrima* et (D) : structure de trichome glandulaire de *Thymus vulgaris* [19] [20].



الشكل 01: الأنماط المختلفة للبنيات المسؤولة عن تشكل الزيوت الأساسية.

1-2-4-إستخدامات الزيوت الأساسية:

إن نطاق تطبيق الزيوت العطرية واسع جدا ولكن يمكن تحديد أربع قطاعات رئيسية لاستخدامها على نطاق صناعي: قطاع الصناعات الغذائية الزراعية، قطاع العطور ومستحضرات التجميل، صناعة الأدوية والصناعة الكيميائية [20].

1-2-4-1-قطاع الصناعة الغذائية :

يتم استخدام الزيوت العطرية كمواد حافظة للأطعمة وكمكثفات وهذا هو الحال بالنسبة للزيوت الأساسية من القرنفل والفانيليا والنعناع والزنجبيل والليمون والحمضيات المستخدمة في الحلويات والشاي والمشروبات والبسكويت ومنتجات الألبان [21] [22].

1-2-4-2-قطاع صناعة العطور ومستحضرات التجميل :

يعد قطاع العطور ومستحضرات التجميل أكبر مستهلك للزيوت الأساسية يتم استخدامها في صناعة العطور والشامبو وجل الاستحمام والكريمات والحليب ومزيلات العرق ومنتجات التنظيف الأخرى (الصابون والمنظفات ومنظفات الغسيل ومنعمات الأقمشة).

1-2-4-3-قطاع صناعة الادوية :

تستخدم صناعة الأدوية الزيوت الأساسية في مجال المطهرات الخارجية كما أنه يستفيد من خصائص الجواهر الطبيعية المضادة للبكتيريا *bactéricide et santifongique*

والحماية وما إلى ذلك. وقد أشارت الوكالة الأوروبية للأدوية إلى العديد من الزيوت الأساسية في علاج العديد من الأمراض ولا سيما الزيوت الأساسية من اليانسون الأخضر Anis vert وشجرة الشاي Arbre de thé والبرغموت Bergamote والقرفة السيلانية Eucalyptus globuleux والكراوية carvi والأوكالبتوس غلوبولوس Cannelle de Ceylan وغيرها على سبيل المثال يتم استخدام زيت شجرة الشاي العطري لعلاج الجروح السطحية ولدغات الحشرات والحكة والتهاب الغشاء المخاطي للفم يستخدم زيت النعناع الفلفلي العطري لعلاج أعراض اضطرابات الجهاز الهضمي (التشنجات وانتفاخ البطن والام البطن واعتلال القولون الوظيفي) وكذلك لعلاج الصداع [23] أما بالنسبة لاستخداماتها أو فوائدها للنبات فهي تعمل الآتي:

- جذب الحشرات لإتمام عملية التلقيح في النبات وزيادة تكوين البذور والمحافظة على النوع [24].
- تساعد على التئام الجروح النباتية بعد ذوبان الراتنج منها. التخلص من بعض نواتج العمليات الخلوية خارج أنسجة النبات [25]. في بعض الأنواع النباتية تقوم بدور نافر وطارد للحشرات والحيوانات حفاظا على أنواعها من الانقراض [26].

1-2-4-4- قطاع الصناعة الكيميائية:

تستخدم الصناعة الكيميائية الزيوت الأساسية كمواد خام لتركيب المكونات الطبية الفعالة والفيتامينات والنكهات وما إلى ذلك الزيوت الأساسية تدخل أيضا في العديد من تركيبات المبيدات الحيوانية بفضل طيفها الواسع، العمل على الحشرات والمسببات للأمراض. زيت

القرنفل العطري هو ميثال يستخدم لمحاربة الفطريات *Glomerella cingulata* المسؤولة عن تعفن العنب الناضج ويمكننا أيضا أن نذكر زيت البرتقال العطري كمبيد حشري [26].

1-2-5- طرق استخلاص الزيوت الأساسية:

تم تطوير عدة طرق لاستخلاص الزيوت الأساسية يمكننا أن نذكر من بينها: الاستخلاص بواسطة البخار المائي، الاستخلاص على البارد (*l'enfleurage*) الاستخلاص بالسوائل فوق الحرجة، الاستخلاص بمساعدة الموجات فوق الصوتية الاستخلاص بمساعدة المايكروويف وغيرها يتم اختيار الطريقة الأنسب لاستخلاص العطور من النبات وفقا لطبيعة المادة النباتية المراد معالجتها والخصائص الفيزيائية والكيميائية للزيت المراد استخلاصه وطريقة استخدام المستخلص وذلك بهدف التقليل من التشوهات الحتمية التي قد تحدث بين المستخلص والعطر الأصلي أثناء عملية الاستخلاص [27-28].

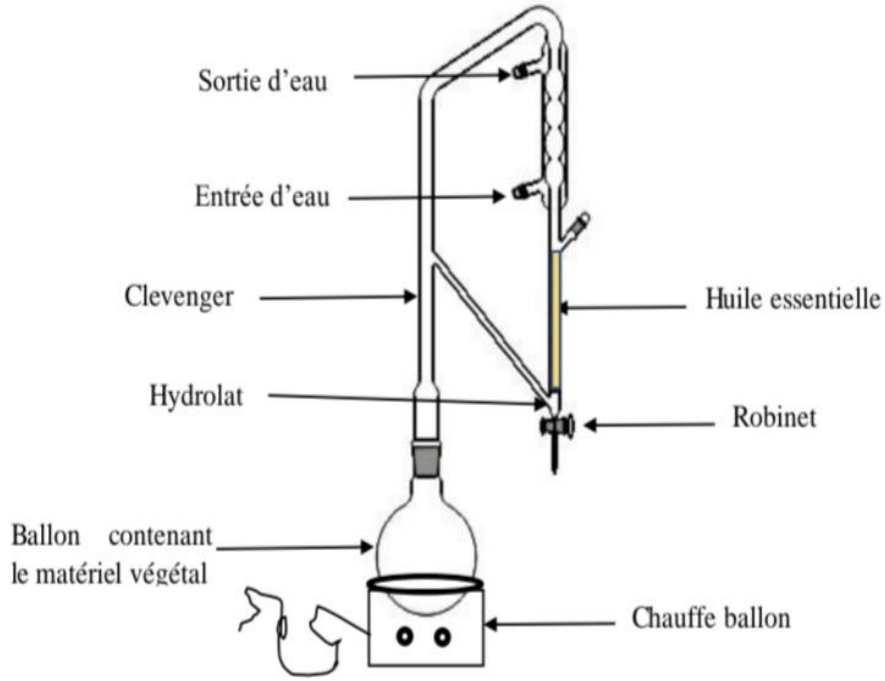
1-2-5-1- الاستخلاص بواسطة البخار المائي:

تعد هذه الطريقة واحدة من الطرق الرسمية للحصول على الزيوت الأساسية [29] وهي تعتمد على أن مكونات الزيوت الأساسية متطايرة ولها درجة غليان منخفضة لذا يمكن نقلها بواسطة بخار الماء وبفضل طابعها الكاره للماء فهي قابلة للفصل عنه تحت تأثير بخار الماء المدخل أو المتولد داخل وعاء الاستخلاص يتم تسخين الزيت الأساسي الموجود في النبات مما يؤدي إلى انفصاله عن النسيج النباتي ويحمله البخار معه تتكاثف الأبخرة غير

المتجانسة على سطح بارد ويتم فصل الزيت الأساسي عن طريق الترسيب حسب كثافة الزيت الأساسي يمكن أن يطفو فوق المقطر أو يترسب تحته توجد عدة أنواع من الاستخلاص بالبخار المائي منها: التقطير بالبخار المائي (Hydrodistillation) الانتشار المائي (hidrodifusion) والتقطير باستخدام بخار ماء مشبع Distillation à vapeur d'eau saturée

1-2-5-2- التقطير المائي:

التقطير المائي hydrodistillation هي طريقة مضبوطة normée من قبل AFNOR لاستخلاص الزيوت الأساسية وكذلك لمراقبة الجودة [30] حيث يتم غمس المادة النباتية المراد استخلاص الزيت الأساسي لها في الماء ثم يتم اخضاع الكل للحرارة حتى الغليان (الشكل 02). الحرارة المرتفعة تسمح بانفجار الخلايا النباتية وتحرير الجزيئات العطرية هذه الجزيئات العطرية تشكل مع بخار الماء خليطا ازوتروبي mélange azéotrope يتم توجيه بخار الماء المحمل بالزيت العطري نحو مكثف التقطير المائي يمكن أن يكون مع أو بدون إعادة تدوير الماء ويسمى مبدأ إعادة التدوير عادة بـ cohobage في المختبر النظام المزود بـ cohobe الذي يستخدم عادة لاستخراج الزيوت الأساسية والمتوافق مع la Pharmacopée Européenne هو كليفنجر Clevenger مدة التقطير المائي hydrodistillation يمكن أن تتغير بشكل كبير، حيث قد تبلغ عدة ساعات وهذا يعتمد على المعدات المستخدمة والمواد النباتية المراد علاجها، مدة التقطير لا تؤثر فقط على المردود ولكن أيضا على تركيبة المستخلص.

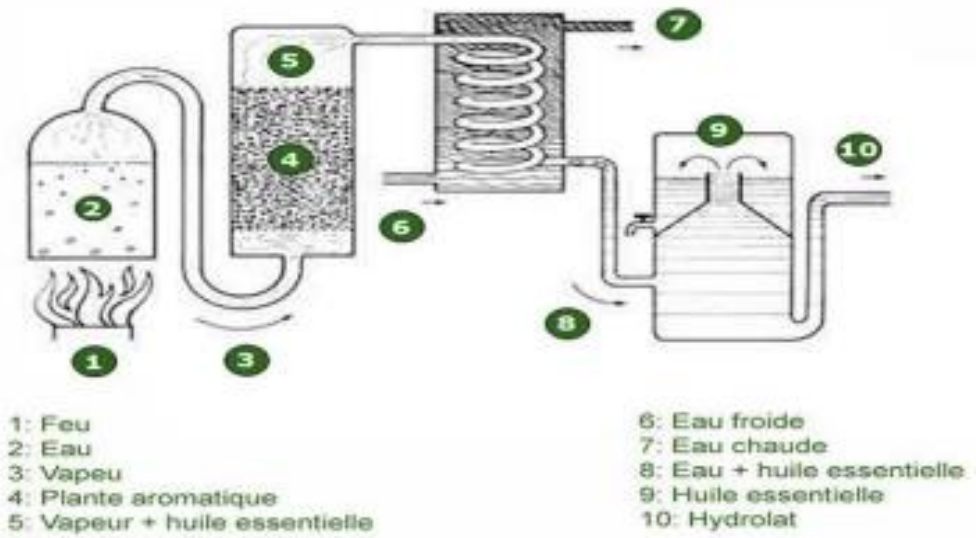


الشكل 2: يمثل الرسم طريقة استخلاص الزيت الأساسي بطريقة التقطير المائي (كلفنجر).

1-2-5-3- التقطير بالبخار :

يعد التقطير بالبخار أحد الطرق الرسمية للحصول على الزيوت العطرية (الشكل 3) في نظام الاستخلاص هذا يتم وضع المادة النباتية في جهاز التقطير على لوحة مثقبة تقع على مسافة ما فوق القاع المملوء بالماء النبات على اتصال مع بخار الماء المشبع ولكن ليس مع الماء المغلي ويؤدي البخار إلى تمزق عدد كبير من الغدد مما يؤدي إلى تحرير مركباتها العطرية وبالتالي تنتشر الزيوت العطرية عبر النبات لتحمل مع بخار الماء المتدفق الى الخارج يتم بعد ذلك تكثيف الأبخرة المحملة بالمركبات المتطايرة قبل أن يتم تصريفها بسبب اختلاف كثافتهما يشكل الزيوت العطرية والماء طورين يتم فصلهما واستعادة الزيوت العطرية [31] تتيح هذه التقنية تجنب التفاعلات عندما تتلامس مكونات الزيوت العطرية مع الماء مما يؤدي إلى تغييرات في التركيب النهائي للمستخلص

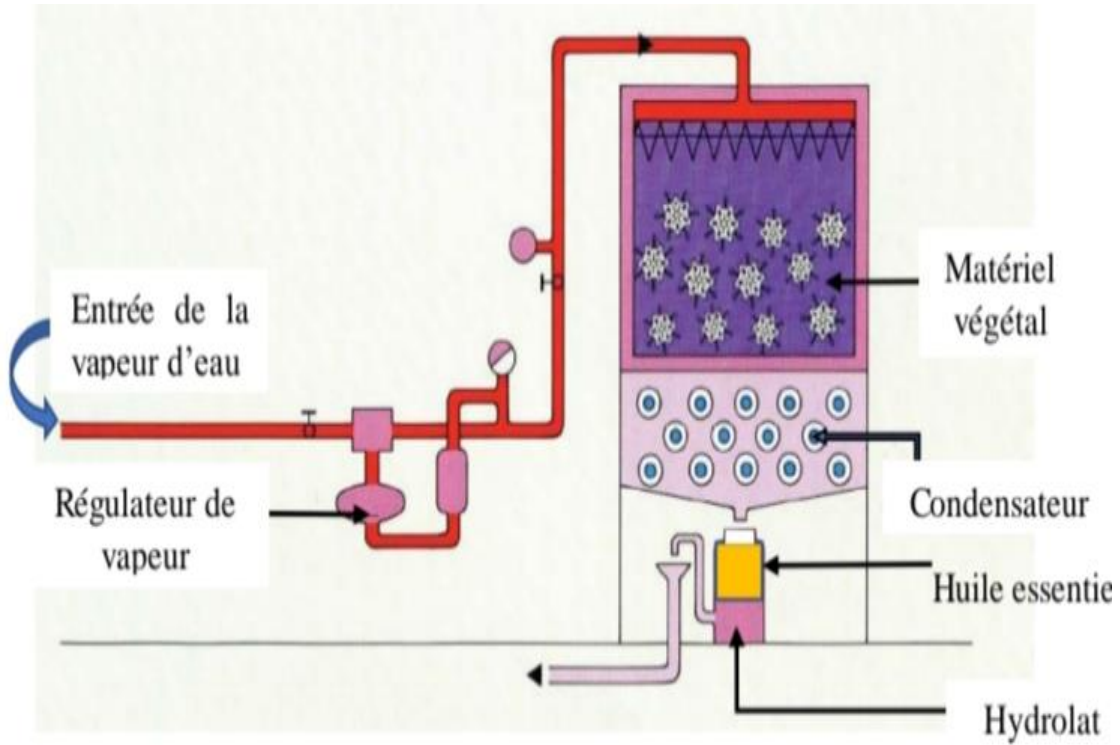
بالإضافة إلى ذلك فإنه يعمل بشكل أفضل مع الزيوت الأساسية الموجودة في الغدد الموجودة على سطح النبات تستغرق عملية التقطير بالبخار للزيوت العطرية غير السطحية وقتاً أطول وتتطلب المزيد من البخار مقارنة بالزيوت العطرية السطحية.



الشكل 3: رسم لتركيبية لإستخلاص الزيوت العطرية التقطير بالبخار.

4-5-2-1- الانتشار المائي :

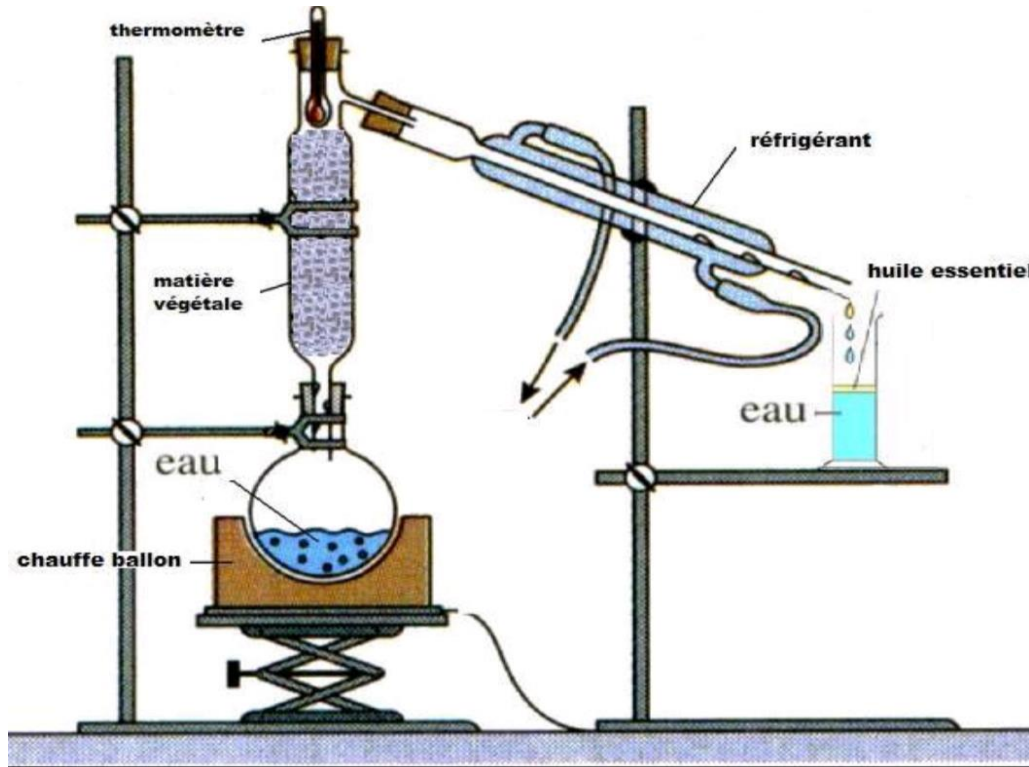
في هذه الطريقة لا تتلامس المادة النباتية مع الماء التقنية تعتمد على تكون بخار الماء من أعلى إلى أسفل من خلال المادة النباتية الموجودة تحتها ضغط منخفض يحمل بخار الماء جميع المواد المتطايرة معه (الزيت العطري) يتم جمع العناصر الأساسية بفضل المجمع الذي يسمح بالتوازن مع الضغط الجوي (الشكل 4) ميزة هذه الطريقة أنها توفر الوقت والطاقة كما أنه يساعد على تجنب عدد كبير من الآثار المتعلقة بدرجة الحرارة العالية وتسمح بالحصول على مردود أفضل من الزيت العطري [28].



الشكل 4: يمثل الشكل طريقة استخلاص الزيوت الأساسية بالانتشار المائي.

1-5-5-2- التقطير بالبخار الماء المشبع :

تعتبر عملية التقطير بالبخار المشبع الطريقة الأكثر استخداما على نطاق واسع اليوم في الصناعات للحصول على الزيوت الأساسية من النباتات العطرية ففي هذا النوع من التقطير (الشكل 5) لا تكون المادة النباتية على اتصال مباشر بالماء فهي توضع في شبكة مثقبة على مسافة معينة فوق الماء يمر البخار عبر المواد النباتية عن طريق إتلاف بنية الخلايا النباتية وبالتالي فإنه يحرر الجزيئات المتطايرة التي يتم نقلها بعد ذلك نحو المبرد حيث يتم تكثيفها يتم استعادة المقطر الناتج ومن ثم يتم فصل الزيت العطري عن الطور المائي تسمح هذه التقنية بتحسين جودة الزيت العطري عن طريق تقليل تغييرات التحلل المائي [32].



الشكل 5: تمثل الصورة طريقة الإستخلاص بالبخر المشبع.

1-2-5-6- التعبير البارد :

غالبا ما يتم استخدام الاستخلاص بالتعبير لاستخراج الزيوت الأساسية من الحمضيات مثلا لليمون والبرتقال واليوسفي وغيرها، ومبدأها هو كسر الجيوب البنزين بالوسائل الميكانيكية (الضغط أو الشق أو التآكل البارد) يتم فصل السائل المختلط بالماء الخلوي عن طريق الترسيب أو الطرد المركزي. في الوقت الحاضر هناك آلات يمكنها استخراج عصير الفاكهة والزيوت العطرية في وقت واحد تقريبا دون اتصال بين المستخلصين مما يتجنب التدهور المرتبط بعمل الماء [33].

1-2-5-7- الاستخلاص بالتشريب (Enfleurage) :

إن عملية التزجيح (أو الاستخلاص بالتشريب) طريقة قديمة جداً مبدؤها هو بناء على التقارب القوي بين جزيئات الرائحة والدهون وهو يتألف من نشر المادة النباتية بلطف على ألواح زجاجية مطلية بطبقة رقيقة من الدهون ويتم تركيب هذه اللوحات على إطارات خشبية. المواد المتطايرة تنتشروا ويتم امتصاصها بواسطة طبقة الدهون ومن ثم يتم التخلص من هذه الدهون بالكحول تستخدم هذه العملية بشكل أساسي لاستخراج الزيوت العطرية من النباتات الهشة مثل الزهور [34].

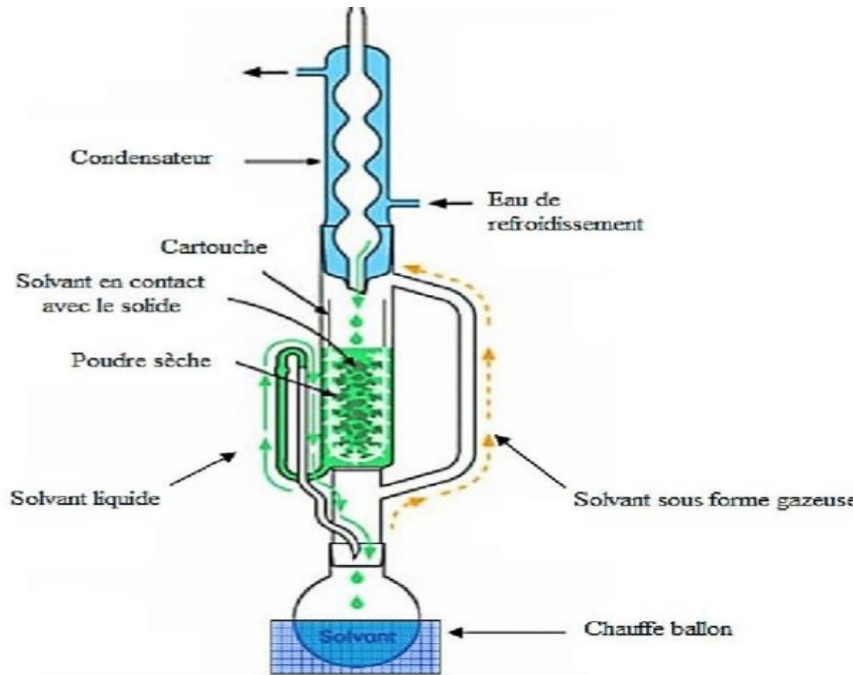


الشكل 6: تمثل الصورة طريقة استخلاص الزيوت الأساسية بالتشريب.

1-2-5-8- الاستخلاص بالمذيبات العضوية :

تتمتع بعض الزيوت العطرية بكثافة قريبة من كثافة الماء لذا من الصعب فصلها عن الماء لذلك لا يمكن استخدام عملية التقطير البخار فالزيوت الأساسية قابلة للذوبان في معظم المذيبات العضوية فإن المبدأ هو نقع النبات في المذيب العضوي من أجل تمرير

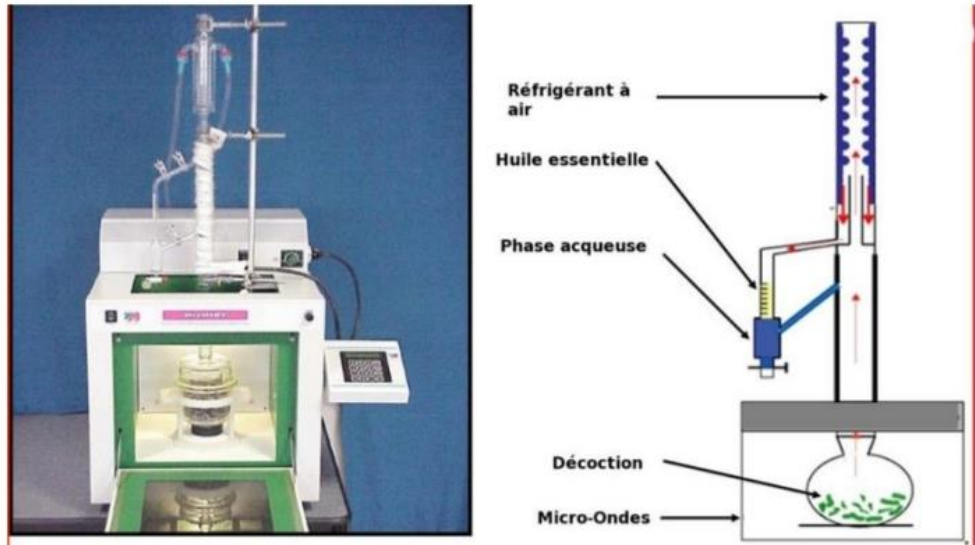
المواد ذات الرائحة في المذيب يتم بعد ذلك إخضاع المحلول الذي تم الحصول عليه لتقطير تحت ضغط منخفض لإزالة المذيب بالإضافة إلى كونه مسموح به يجب أن يكون لديه استقرار يفضل أن تكون درجة حرارة الغليان منخفضة لتسهيل التخلص منها ولا ينبغي أن يتفاعل كيميائياً مع المستخلص يتم الاستخراج بجهاز من النوع سوكسلت (Soxhlet) العيب في هذه الطريقة هو أن المذيبات المستخدمة في أغلب الأحيان تحتوي على قوة استخلاص أعلى من الماء بحيث لا تحتوي المستخلصات فقط على المركبات المتطايرة ولكن أيضاً العديد من المركبات غير المتطايرة مثل الشمع و الأصباغ والأحماض الدهنية والعديد من المواد الأخرى [35].



الشكل 7: طريقة إستخلاص الزيت الاساسي بالمذيب طريقة soxhlet.

1-2-5-9- الاستخلاص باستعمال الميكروويف :

في مطلع تسعينيات القرن العشرين ظهرت تقنية جديدة تماما تسمى التقطير المائي بواسطة الميكروويف تحت التفريغ (الشكل 8) في هذه العملية يسخن النبات بواسطة الميكروويف داخل حجرة مغلقة يتم فيها خفض الضغط تدريجيا. تستخلص المركبات الطيارة بواسطة بخار الماء الموجود في النبات نفسه ثم تسترجع هذه المركبات بإستخدام الطرق التقليدية من تكثيف وتبريد وترسيب [36].

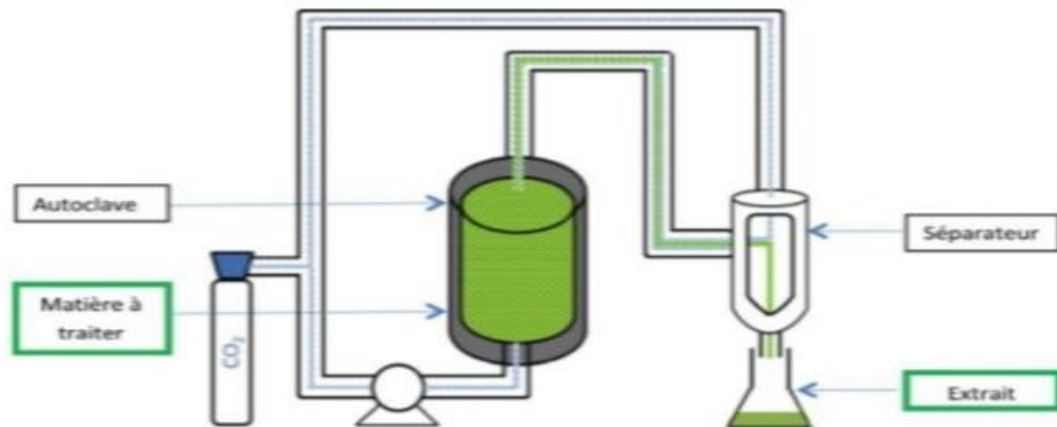


الشكل 8: رسم لتركيبية إستخلاص الزيوت الأساسية بالميكروويف.

1-2-5-10- الإستخلاص بواسطة ثاني أكسيد الكربون في الحالة فوق الحرجة :

تتميز هذه التقنية بطبيعة المذيب المستخدم فهو ثاني أكسيد الكربون في الحالة فوق الحرج تتم عملية الاستخلاص من خلال ضغط ثاني أكسيد الكربون إلى ضغوط ودرجات

الحرارة تفوق النقطة الحرجة له ($P=72.8\text{bars}$ بار و $T=31.1^\circ\text{C}$) في الحالة فوق الحرجة ثاني أكسيد الكربون ليس سائلا ولا غازيا وهذا يمنحه قوة استخلاص ممتازة قابلة للتعديل حسب درجة الحرارة المستخدمة السوائل فوق الحرجة مثل ثاني أكسيد الكربون فهي مذيبات جيدة في الحالة فوق الحرجة ومذيبات رديئة في الحالة الغازية [31] وتتمثل مزايا هذه العملية فيما يلي: ثاني أكسيد الكربون خامل كيميائيا تماما وهو طبيعي وغير سام وغير مكلف. في نهاية الدورة فصل المذيب عن المستخلص سهل (من خلال فك الضغط ليعود CO_2 الى الحالة الغازية) مع الاسترجاع شبه كاملة للمذيب بتكلفة منخفضة استخراج الزيوت العطرية باستخدام ثاني أكسيد الكربون فوق الحرج يوفر زيوتا عالية الجودة، جودة عالية ووقت استخلاص قصير نسبيا مقارنة بالطرق التقليدية ومع ذلك فإن التركيب الصناعي لهذه العملية لا يزال مكلفا ولا تزال الأجهزة المستخدمة ضخمة ومعقدة [31].



الشكل 9: رسم توضيحي لإستخلاص الزيت الأساسي بثاني أكسيد الكربون في الحالة فوق الحرجة.

1-2-6- النباتات المنتجة للزيوت العطرية :

ليست كل النباتات تنتج زيوتا أساسية اليوم حوالي 10% من الأنواع النباتية المسجلة تصنف كنباتات عطرية قادرة على إنتاج زيت أساسي ومن ثم هناك عائلات كبيرة من النباتات المنتجة. تشكل الصنوبريات مثل التنوب (sapins) الفصيلة الخيمية (la apiacées) (المعروفة سابقا باسم Umbelliferae) وهي فصيلة نباتية واسعة الانتشار وغنية بالزيوت الأساسية وتشكل الفصيلة النجمية (Les astéracées) والتي كانت تسمى سابقا "compositae" أكبر عائلة نباتية. العائلة الشفوية Lamiaceae لها العديد من المزايا العلاجية وهناك عائلات أخرى لها أيضا مزايا علاجية كبيرة. مفيدة في العلاج مثل السرو (Cupressus) والخلنج (ericaceae) مع غولثيريا (Gaultheria) ونبته إبرة الراعي (Pelargonium).

1-2-7- الخصائص الفيزيائية والكيميائية للزيوت الأساسية:

الزيوت الأساسية سائلة في درجة حرارة الغرفة وتتميز بكونها طيارة وهذا ما يميزها عن الزيوت الثابتة نادرا ما تكون الزيوت الأساسية ملونة [37] وكثافتها عموما أقل من كثافة الماء ماعدا القرنفل والقرفة (girofle و cannelle) فإن كثافتهما أكبر من كثافة الماء فهي تشكل إستثناءات، الزيوت الأساسية لديها معامل إنكسار عالي وهي قادرة على تحريف وتشتيت الضوء المستقطب.

1-2-7-1- القابلية للذوبان في المذيبات العضوية :

الزيوت الأساسية قابلة للذوبان في المذيبات العضوية فهي تذوب في الدهون

Liposolubles [38] [39] وهي أيضا قابلة لسحب بواسطة بخار الماء ذوبانها ضعيف جدا في الماء ومع ذلك فهي تعطي لهذا الماء رائحة مميزة مشكلة ما يسمى بالماء العطري [38].

1-2-8- طرق التعرف الكيميائي على الزيوت العطرية :

يتيح التحليل الكيميائي للزيوت الأساسية تحديد مكوناتها وكمياتها وقد ساهم التقدم في الأساليب التحليلية في التعرف السريع على عدد كبير من المركبات في الواقع تعد الكروماتوغرافيا الغازية (CPG) al chromatographie en phase gazeuse الطريقة المرجعية المستخدمة لتحليل الزيوت الأساسية حيث تتيح تحليل خلطات قد تكون معقدة جدا ومتفاوتة في درجة التطاير [31].

1-2-8-1- الكروماتوغرافيا في الطور الغازي (CPG) :

الكروماتوغرافيا الغازية هي طريقة تحليل تعتمد على الفصل وتطبق على المركبات الغازية أو التي يمكن تبخيرها بالتسخين دون أن تتحلل، تعد هذه التقنية الأوسع استخداما في تحليل التركيب الكيميائي للزيوت الأساسية لأنها تتيح فصل المكونات الفردية بدءا من عينات بحجم ميليلتر أو حتى ميكروليتر فقط ، لقد ساهم التقدم التكنولوجي في مجال الأعمدة الشعرية (colonnes capillaires) ،الطورالثابت (phases stationnaires) وكواشف التأين باللهب.في جعل الكروماتوغرافيا الغازية أداة لا غنى عنها في تحليل الزيوت الأساسية[40] يميز كل مكون من خلال مؤشر يحسب بناء على سلسلة من الألكانات أو في بعض الأحيان إستر الميثيل الخطي وذلك تحت نفس ظروف تحليل العينات أو باستخدام برمجة درجة الحرارة (مؤشرات الاحتباس) ورغم أن أزمنة الاحتباس

تكون عادة خاصة بكل مركب إلا أنها قد تختلف من تحليل لآخر خصوصا بسبب تقادم الأعمدة [40].

1-2-8-2- الربط بين الكروماتوغرافيا الغازية / مطياف الكتلة (CPG/SM):

تستخدم تقنية CPG/SM في مختبرات تحليل المركبات العطرية لبساطة الربط بين التقنيتين والتطور في معالجة الإشارات في الزمن الحقيقي وتوفر قواعد بيانات لطيف الكتلة وتطور خوارزميات مقارنة الطيف الخاص بمركب مجهول مع الأطياف المسجلة في قواعد البيانات تعد الكروماتوغرافيا الغازية باستخدام الأعمدة الشعرية (La CPG sur colonne capillaire) وسيلة ممتازة لإدخال العينة إلى مطياف الكتلة. حيث ترتبط هذه الأعمدة مباشرة بمصدر الأيونات مما يتيح التأين باستخدام تأثير الإلكترونات [31].

1-2-9- التركيب الكيميائي للزيوت العطرية :

الزيوت العطرية عبارة عن خليط معقد من جزيئات شديدة التنوع تنتمي بشكل أساسي إلى مجموعتين كيميائيتين فيما يتعلق بأصولها الحيوية: المركبات التربينية (التربينات ومشتقاتها المؤكسدة) والمركبات العطرية المشتقة من فينيل بروبان [41] تتواجد عادة بعض المركبات من أصول مختلفة (الكحوليات، الألدهيدات، الكيتونات، الإسترات، الخ) بكميات ضئيلة تتميز جميع المركبات بوزن جزيئي منخفض [42].

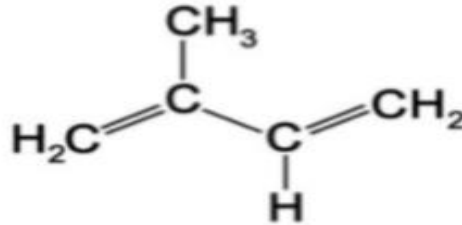
2-1-9-1- التربينات والتربينويدات (terpènes et terpénoïdes):

التربينات هي هيدروكربونات تحدث بشكل طبيعي تم تعريفها على أنها المجموعة الأكثر تنوعا في المركبات الثانوية لدى النباتات وهي مشتقة من بنية خماسية الكربون $(C_5H_8)_n$ وتسمى عادة الايزوبرين ووفقا لعدد وحدات الايزوبرين ووفقا لعدد وحدات الايزوبرين المتكررة تصنف

التربينات الى: $(n=2)$ monoterpénoïde, $(n=3)$ sesquiterpénoïdes,

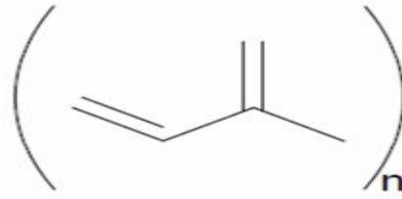
$(n=4)$ diterpénoïdes.

في الزيوت الأساسية تشكل $monoterpénoïdes$ و $sesquiterpénoïdes$ الغالبية العظمى (الشكل 10) [43].



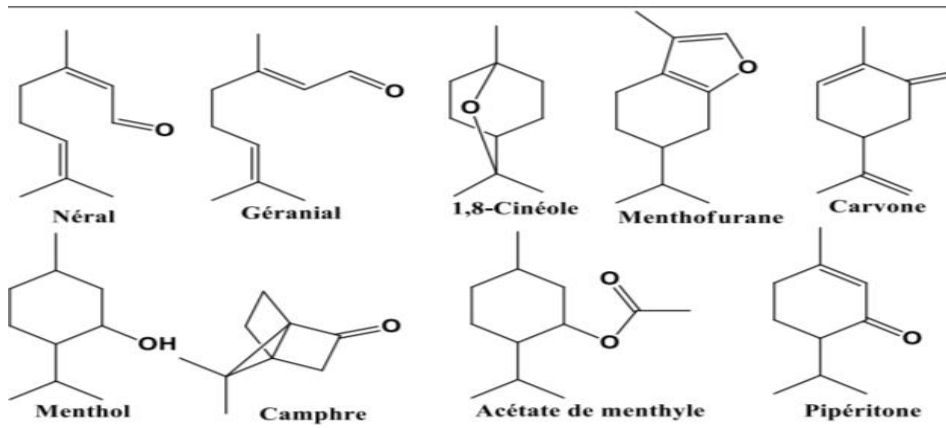
الشكل 10: بنية جزيئ الإزوبران (isoprène).

Isoprène = terpène

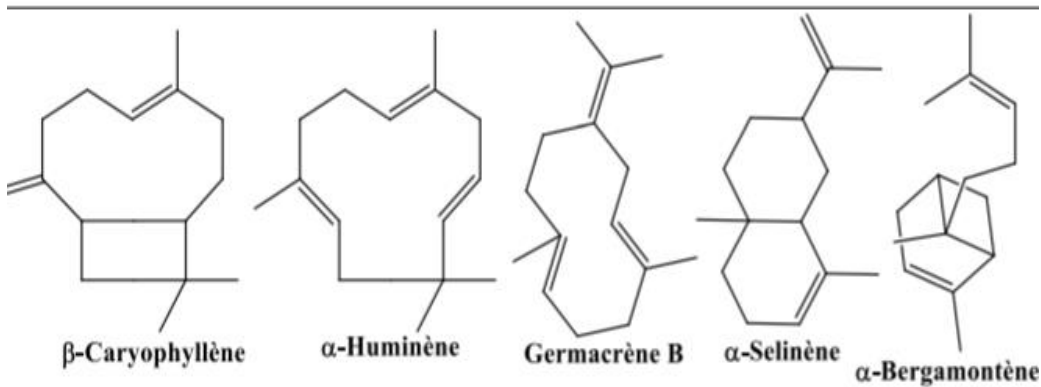


n			
1	C5	Hemiterpène :	Isoprène
2	C10	Monoterpène :	Nérol, myrcène
3	C15	Sesquiterpène :	la chaîne de la chlorophylle, vitamine E
4	C20	Diterpène :	Huiles essentielles
6	C30	Triterpène :	Phytostérols
8	C40	Tetraterpène :	caroténoïdes
>8	>40	Polyterpène :	protéines, cytoquinine

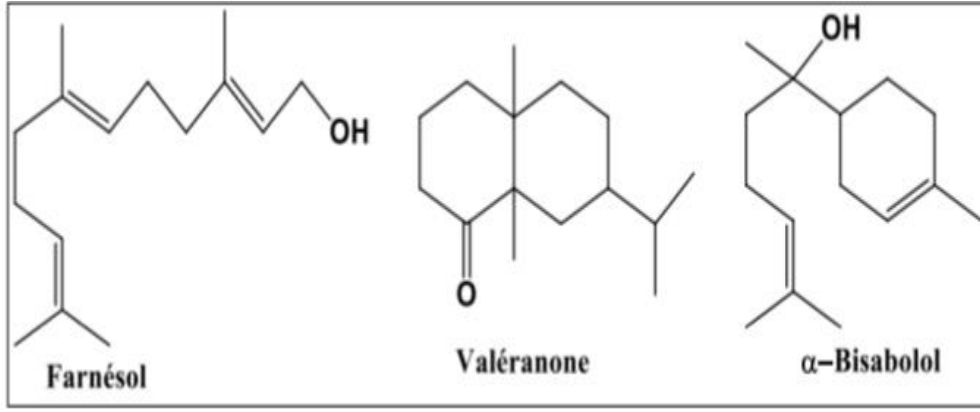
الشكل 11: تصنيف التربينات وفقا لعدد وحدات الإزوبرين الداخلة في تركيبها.



الشكل 12: بنية Monoterpène oxygénée .



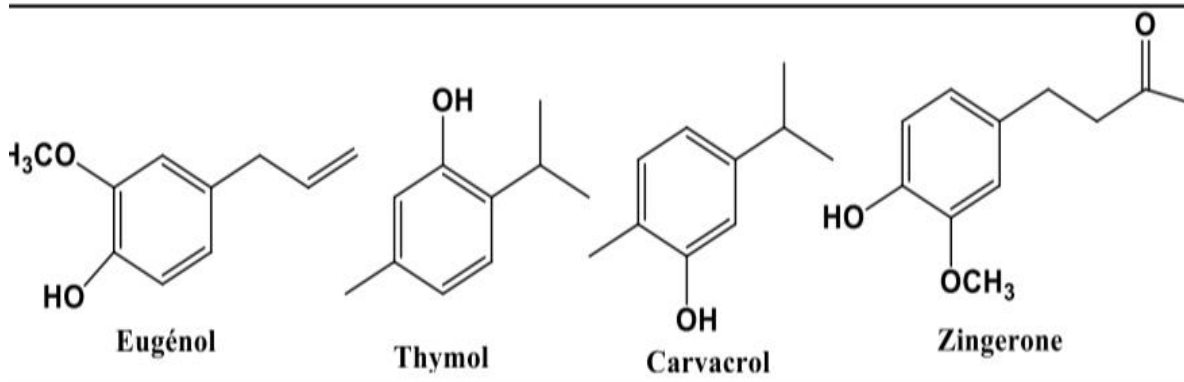
الشكل 13: بنية sesquiterpènes hydrocarbonés.



الشكل 14 : sesquiterpènes oxygénés

2-1- 2-9- المركبات العطرية :

أقل تواجد في الزيوت العطرية مقارنة مع التربينات فإن بعض النباتات لديها نسب كبيرة منها phénylpropanoïdes مشتقة عادة من الحمض الأميني الفينيل ألانين phénylalanine. فهي تتكون من سلسلة كربونية مرتبطة بحلقة عطرية سداسية الكربون (الشكل 15) يوضح بنية بعض المركبات الداخلة في تكوين الزيوت الأساسية [44].



الشكل 15 : بنية بعض مركبات العطرية الداخلة في تركيب الزيوت الأساسية.

1-2-10- الفعالية البيولوجية للزيوت الأساسية:

للزيوت الأساسية خاصية علاجية وتطهيرية مهمة ففي القرون الأخيرة أجريت العديد من الدراسات العلمية التي إهتمت بهذه الخصائص [45] وقد تم التوصل إلى العديد من النتائج الهامة مثل النباتات التي تحتوي على Eucalyptu، Lavande، Girofle، Thym، Sarriette Cannelle فهي تحتوي في زيوتها، الأساسية على المركبات: Thymol، géraniol، citral، linalol ، التي تملك خاصية ضد بكتيريا مضاعفة بـ 2، 7، 20، 5 مرة على التوالي من الفينول [46].

أشار العالم lamendin أن مغلي البابونج (Camomille) يستعمل كمهدئ واستخدام الزيت الأساسي له كمضاد للالتهاب وكمسكن ومهدئ للجهاز العصبي، هذا وقد أكدت العديد من الدراسات أن للكثير من الزيوت الأساسية خاصية ضد تأكسدية مثل نباتات جنس Menthe [47]. معظم الزيوت الأساسية التي تحتوي على التربينات لها نشاط كبير ضد الميكروبات، كما انها مسكنة للألم منشطة للقلب ومساعدة على الهضم كما يستعمل الزيت الأساسي للقرفة كمنشط عام والزيت الأساسي للكالبتوس كمطهر رئوي، والزيت الأساسي للقرنفل كمساعد على الهضم ومطهر للإستعمال الخارجي [48].

1-10-2-1- الفعالية ضد البكتيريا :

أظهرت الكثير من الدراسات أن كل من النباتات أن بعض النباتات لها نشاطية ضد بكتيرية كبيرة ومهمة خاصة ضد البكتيريا المسببة لأمراض الجهاز التنفسي وأمراض الجهاز الهضمي مثل Salmonella enterica و Escherichia coli [45].

أجرى العالم Erturk دراسة لمعرفة نشاطية 11 زيت أساسي على خمس سلالات بكتيرية باستعمال طريقة التخفيف وعلى فطرين باستعمال طريقة أقراص الإنتشار على الأغار وقد أعطت نتائج مختلفة لكنها أكدت أن الزيوت الأساسية لها تأثير على نوع واحد على الأقل من البكتيريا كما قام [49] بدراسة الزيوت الأساسية لـ 50 نبتة طبية وتأثيرها على 6 سلالات من البكتيريا باستعمال طرقتي: *microdilution en milieu liquide* والإنتشار على وسط صلب بالأقراص وقد كانت النتائج إيجابية، حيث وجد 31 مستخلص زيتي كان له تأثير ضد بكتيري على البكتيريا الموجبة الغرام.

1-2-10-2- الفعالية ضد الفطريات :

حسب [50] فإن المركبان: *thymol* و *carvacrol* يملكان نشاطية ضد بكتيرية وفطرية من جهة أخرى الزيت الأساسي للنوع *muigelup ahtnem* الذي يحتوي على (+) R *pulégone* بنسبة 82% يملك نشاطية كبيرة ضد الفطرين *Pénicilium* و *Mucor*.

1-2-10-3- الفعالية ضد الحشرات :

إن زيت Citronellol طارد للحشرات كالبعوض [49] في حين أكد في دراسة للزيت الأساسي لـ *Mentha pulegium* أن لهذا الأخير نشاطية ضد الحشرات *Rhyzopertha dominica*، *Sitophilus oryzae* التي أبيدت بالكامل خلال 24 ساعة [51].

1-2-11- آلية عمل الزيوت الأساسية :

العديد من النظريات وضعت لتفسير الآلية التي تعمل بها الزيوت الأساسية كمضادات

للميكروبات. التكوين المعقد للزيوت الأساسية يميل إلى إثبات أن هذا النشاط يرجع إلى عدة آليات مختلفة تتعلق بطبيعة هذه المركبات الكيميائية [52] - [53] - [54].

وتعزى معظم هذه الآليات إلى تفاعل مكونات الزيوت الأساسية مع غشاء الخلية [43]. الزيوت الأساسية تتكون من جزيئات قابلة لذوبان في الدهون لذلك فهي قادرة على اختراق الغشاء الخلوي المتكون من طبقة مزدوجة من الفوسفوليبيدات، تراكم هذه الجزيئات بين الفوسفوليبيدات يؤدي إلى تغير متعلق بتكوين غشاء الخلية وإلى خلل وتعطيل لآليات نقل المواد المغذية بواسطة الغشاء الخلوي [55] - [56] كما يمكن أيضا للزيوت الأساسية تشويش التدرج الأيوني على جانبي الغشاء السيتوبلازميا يقلل من إستقراره وتعطيل النقل الغشائي ومع ذلك، فبعض البكتيريا قادرة على مواجهة هذا التأثير باستخدام مضخة الأيونات مع تباطؤ في سرعة نموها بسبب استنزاف طاقتها في هذه المضخة [56-57] آلية أخرى مقترحة لتفسير تأثير هذه الزيوت الأساسية تركز على مجموعة الهيدروكسيل المتواجدة في الفينولات مثل carvacrol التي من شأنها أن تصبح بمثابة ناقل للكاتيونات والبروتونات الأحادية التكافؤ عبر الغشاء وهذا التأثير يشوش التدرج الأيوني لأغشية الخلايا الجرثومية وبالتالي يعطل وظيفتها [56] الزيوت الأساسية المستخلصة من القرفة والثوم يمكن أن تثبط النشاط الأنزيمي لـ *bactéries du rumen* مثل *Enterobacter aerogenes*. زيوت أساسية أخرى تمنع نمو الميكروبات عن طريق التأثير على الأحماض النووية [58].

يعتمد أيضا تأثير الزيوت الأساسية على طبيعة الكائنات الدقيقة المستهدفة، البكتيريا الإيجابية الغرام هي الأكثر حساسية لتأثير الزيوت الأساسية مقارنة بالبكتيريا سالبة الغرام هذا يمكن تفسيره بوجود الغشاء الخارجي في البكتيريا سالبة الغرام الذي يعمل كحاجز قادر على خفض نفاذية المركبات الكارهة للماء [58] ومع ذلك يمكن للجزيئات منخفضة الوزن الجزيئي مثل (carvacrol و thymol) عبور هذا الحاجز [59-56].

1-2-12-سمية الزيوت الأساسية :

هذا الجانب من المعرفة له أهمية كبيرة فالسمية المزمنة (toxicité chronique) للزيوت الأساسية ليست معروفة جيدا كما نفتقر للبيانات المتعلقة باحتمالية وجود خصائص لهذه الزيوت تسبب الطفرات propriétés mutagènes أو تسبب السرطان cancérogènes ولكن خطر السمية الحاد toxicité aiguë معروف جيدا و خاصة عند ابتلاع كميات كبيرة من الزيوت الأساسية التي تتسبب مثلا في تسمم الأعصاب la neurotoxicité و هذا لإحتوائها على thuyone (thuya، absinthe ، tanaïsie، sauge، officinale) أو pinocampone (hysopé): هذه الكيتونات تسبب أزمات تشبه الصرع épileptiformes و tétaniformes، تسبب اضطرابات نفسية وحسية والتي تتطلب العلاج بالمستشفيات وهناك تربينات أحادية monoterpène هي الأخرى سامة عند ابتلاعها بجرعات عالية مثل: Menthol، camphre (خطر تشنج في لسان المزمار glotte عند الأطفال الصغار)، cineole، Anéthole-E هذه السمية

التي لا يمكن تجاهلها تجعلنا نتخذ موقفا حذرا عند استخدامنا للزيوت الأساسية وخاصة في تناولها عن طريق الفم وفي صفتها النقية وبتراكيز عالية [38].

1-2-13- العوامل التي تؤثر على جودة الزيوت الأساسية:

العوامل التي تتحكم في نوعية الزيوت الأساسية يمكن أن يكون لها مصدرين:

• المصدر التكنولوجي

• المصدر الطبيعي

يمكن أن تحدث تغيرات كبيرة في الزيت الأساسي من بداية جمع النباتات إلى غاية استخلاصها [60] فطريقة

الحصاد وظروف النقل، التخزين والتجفيف يمكن أن تولد dégradations Enzymatiques

تحدث التغيرات الأكثر أهمية خلال عملية التقطير المائي تحت تأثير ظروف العمل خاصة

المتعلقة بالوسط (درجة الحموضة ودرجة الحرارة) والوقت اللازم لعملية الإستخلاص أيضا تتدخل

عوامل أخرى مثل تلك الإجراءات التي يمكن القيام بها قبل أو أثناء عملية التقطير

المائي (كالطحن)، Agitation، pression، dégradation chimique ou enzymatique

dilacération، broyage. تساهم في اختلاف مردود وجودة الزيت الأساسي [61] خلال

التقطير، الوسط المائي الناتج عن غمس النبتة تصل درجة الحموضة فيه ما بين 4 و 7

وأحيانا أقل من 4 بسبب بعض الفواكه [62] مكونات هذا الوسط تتعرض للحرارة وللوسط

الحمضي الذي قد يؤدي إلى تغييرات كيميائية. الزيوت الأساسية المستخلصة تختلف كثيرا

عن جوهر الأصلي l'essence originelle خصوصا إذا كانت مدة الغليان طويلة

ودرجة الحموضة منخفضة [63]. المادة النباتية تخضع لتفاعلات كيميائية مختلفة:

hydratations، déprotonations، hydrolyses و cyclisations [63]، يمكن أن تحفرها معادن موجودة بكميات ضئيلة في النباتات [62] أو آتية من معدات الجمع والإستخلاص مما يتسبب بتحولات كيميائية للمكونات، إماهة (hydrolyse) الإسترات غالبا ما يكون أول تفاعل يحدث فيؤدي ذلك إلى تكوين الأحماض العضوية acides organiques والتي بدورها تحفز تفاعلات cyclisation و déshydratation [64]. للحد من هذه المشاكل دعا [63] إلى الحفاظ على pH معتدل وتقليل مدة التقطير المائي hydrodistillation على الرغم من أنه من المعروف أن تفكك المواد النباتية يحدث على تشكيل الحموضية قد تكون العوامل الطبيعية متعلقة بداخل النبتة intrinsèques مثل التركيب الجيني للنباتات أو خارجية extrinsèques ، تتعلق بالشروط التي تنمو وتطور فيها النباتات [63]. مردود وتركيب الزيوت الأساسية يختلفان تبعا للبيئة (درجة الحرارة، الملوحة وهطول الأمطار...) وفترة الحصاد (الموسم، مرحلة النمو) وحالة النبتة (طازجة أو مجففة) وتقنية الإستخلاص المستعملة ونلاحظ أيضا الأختلافات بين الزيوت الأساسية المستخلصة من أجزاء مختلفة لنفس النبات (الأوراق، والجذور والبذور، السيقان والأزهار) [59].

مثلا الزيوت الأساسية المستخلصة من أوراق الكزبرة rdnaïroc (coriandrum sativum) تختلف عن الزيوت النباتية المستخلصة من بذور النبتة نفسها [65]. وفي هذه الدراسة تم إختيار ثلاث نباتات تنتمي للفصيلة الشفوية.

1-2-14- النباتات المدروسة :

1-14-2-1- معلومات عامة على النباتات التي تنتمي لجنس *Echium*

الإسم العلمي: *Echium*

معلومات عامة:

النباتات التي تنتمي لجنس *Echium* هي نباتات عشبية ثنائية الحول من فصيلة الثنائيات من عائلة الحمحميات (*Boraginaceae*) موطنها الأصلي أوروبا وغرب آسيا وهي منتشرة على نطاق واسع في العديد من المناطق المعتدلة في العالم [66]. يتراوح ارتفاعها بين (30cm و 100cm) ولها أوراق مستطيلة عليها شوك يشبه الزغب بالإضافة إلى الزهور التي على شكل جرس عادة ما تكون زرقاء أو وردية أو بيضاء [67] يشتهر نبات *Echium* بخصائصه الطبية، حيث يتمتع بخصائص مضادة للالتهابات وتستخدم في الطب العشبي [68].

1-2-14-2- التصنيف العلمي لنباتات من جنس *Echium* :

من عائلة (*Boraginaceae*) هي عائلة من كاسيات البذور تضم 1600 نوع موزعة على 110 جنس [69] هناك أعشاب سنوية (*Heliotropium*) شجيرات وأشجار ومن المميزات أن الساق والأوراق مغطاة بشعر صلب تعطي شعور خشنا [70]، *Heliotropium* لها توزيع عالمي أنواع *Boraginaceae* لها العديد من الاستخدامات ولكن لا يوجد منها ذات أهمية اقتصادية كبيرة باستثناء بعض النباتات الزينة ونباتات الأخشاب تتمتع العديد من نباتات *Boraginaceae* بخصائص طبية تستخدم في الطب التقليدي لعلاج

الإصابات وأمراض الجلد والحمى، ألالم في الصدر وما إلى ذلك [71].

1-2-14-3- التصنيف العلمي لـ *Echium*:

تم تصنيفه حسب [72].

المملكة	(النباتات)	Régne
تحت المملكة	Tracheobionta (النباتات الوعائية)	Sous-régne
القسم	Magnoliopsida (ثنائية الفلقة)	classe
تحت القسم	Asteridae (الفئة الفرعية)	Souse classe
الفصيلة	Lamiacées (الشفوية)	Ordre
(العائلة)	Boraginaceae (الحممية)	Famille
الجنس	<i>Echium</i>	Genre

الجدول 1: التصنيف العلمي لنبات من جنس *Echium*.

1-2-14-4- الاستخدامات والخصائص الطبية لنباتات التي تنتمي لجنس *Echium* :

الخصائص الطبية لنباتات التي تنتمي لجنس (*Echium*)، غني بصمغ الفركتوزان والقلويدات السامة للكبد يتم استخدام قمم الأزهار والأوراق على شكل مغلي للاستفادة من خصائصها، قابض، مرطب، طارد للبلغم، محفز للتعرق ويمنع التهاب الشعب الهوائية والإنفلونزا [73] في الواقع يوصى باستخدام *Echium* لمجموعة واسعة من التطبيقات

الطبية، مثل علاج نزلات البرد والسعال والحمى والصداع واحتباس الماء وحصى الكلى والالتهابات الألم وتعزيز التئام الجروح وعلاج الجلد المحمر والدمامل وتعمل الألكانينات الموجودة في Echium كعوامل مضادة للميكروبات ضد بكتيريا حمض اللاكتيك وضد والمكورات العنقودية الذهبية والسارسينا لوتيا (Sarcina Lutea) تستخدم جذور نبات Echium في الطب التقليدي لعلاج الشقوق على اليدين وكذلك لشفاء الجروح مثل جذورها هي بلسم فعال ضد الحروق والدمامل [74] تحتوي نباتات التي تنتمي لجنس Echium على تركيبة كيميائية غنية ومتنوعة و تحتوي على مجموعة من المركبات النشطة بيولوجيا بما في ذلك الفلافونويدات، قلويدات البيروليزدين، التربينات البوليفينولات، الستيرويدات، التانينات له خاصية النشاط المضاد للأكسدة حيث تتمتع الفلافونويدات بالقدرة على حبس الجذور الحرة التي ينتجها جسمنا استجابة لذلك للعدوانية التي تتعرض لها بيئتنا والتي تعزز شيخوخة الخلايا ومن بين هذه الفلافونويدات: الروتين (la rutine) وله خاصية النشاط المضاد للسرطان حيث توجد عوامل مضادة للسرطان في الفلافونويدات التي يمكنها تثبيط انتشار الخلايا السرطانية وتشارك بشكل فعال في تثبيط التسرطن في المرحلة الأولية [75] ومن بين هذه الفلافونويدات: الكيرسيتين (la quercétine).

1-2-14-5-الإسم العلمي origanum majorana :

التسمية بالعربية: البردقوش

الإسم majorana أصله من كلمتين يونانيتين "oros" وتعني الجبال و "gonos" وتعني

الإشراق والمتعة وهكذا أصبح معروفا بمتعة الجبال لجماله ووفرتة في المناطق الجبلية في حوض البحر الأبيض المتوسط [76]. *Origanum majorana* هو نبات طبي من عائلة الشفوية عشبي معمر من جنس *Organum*. ينتشر هذا النبات في مناطق البحر الأبيض المتوسط، وخاصة في المغرب والجزائر ومصر وإسبانيا *Origanum majorana* يصل ارتفاعها من 20 إلى 40 سم متفرعة إلى حد ما، مع أوراق بيضاوية صغيرة ورقيقة ومشعرة أزهارها الصغيرة بيضاء أو وردية مجمعة في شكل خيمة رائحتها قوية جدا لها رائحة طيبة [77] زهور هذا النبات خنثى في الطبيعة حيث يوجد كلا الجنسين على نفس النبات. البذور صغيرة بيضاوية ذات لون بني غامق وتنضج من أغسطس إلى سبتمبر لها جذور أساسية يبلغ قطرها من 0.2mm إلى 0.6mm الجذور النبات أسطوانية الشكل لها رائحة عطرية وطعم غير ثابت [78].

1-15-2-1- التصنيف العلمي لنبات *Origanum majorana* :

ينتمي لجنس *Origanum* إلى عائلة *Lamiaceae* والفصيلة الفرعية *Nepetoideae* [79].

Règne	النباتات	(Règne) المملكة
Sous-règne	Chlorobiontes	المملكة الفرعية
classe	Trachéophytes	القسم
erdor	(Lamiacées) الشفوية	الفصيلة
Genre	Origanum	الجنس
Espèce	Origanum majorana.	الأنواع

الجدول 2: التصنيف العلمي لنبات *Origanum majorana*.

1-2-15-2- النشاط المضاد للأكسدة :

المستخلص المائي والزيت العطري ومستخلص أسيتات الإيثيل للجزء الهوائي من *Origanum majorana* تمتلك نشاطا مضادا للأكسدة بشكل كبير كما تم معرفة خصائص مضادة للأكسدة في مستخلصات أخرى من المردقوش الحلو بما في ذلك الإيثانول، والهكسان، والمستخلص الكحولي المائي. المركبات الفينولية مثل حمض الهيدروكسي سيناميك والفلافونويدات، حمض الأورسوليك، حمض الأورنوسيك، الكارنوسول، حمض الروزمارينيك وأحماض الكافيك (caféique) هذه المركبات مسؤولة عن النشاط المضاد للأكسدة [80].

1-2-15-3- النشاط المضاد للبكتيريا :

تؤثر الزيوت الأساسية على تكاثر الميكروبات من خلال تغيير نفاذية الغشاء للبكتيريا عن طريق تعطيل أنظمة نقل الأيونات؛ النقل الإلكتروني وإنتاج الطاقة. تعتمد طريقة عمل الزيوت الأساسية على النوع من الكائنات الحية الدقيقة [81] بشكل عام، البكتيريا سالبة الغرام (GRAM-) أكثر مقاومة من موجبة الغرام (GRAM +) بفضل بنية الغشاء الداخلي [82].

II-15-4- المكونات الفعالة لـ *Origanum majorana* :

صنف نبات (*Origanum majorana*) كنبات ذي أنشطة دوائية قيمة [83-84]. فقد تمت دراسة النشاط البيولوجي للزيت العطري المشتق من الجزء العلوي من النبات. وقد نسبت العديد من الخصائص إلى هذا الجزء من المستقلبات الثانوية، بما في ذلك خصائص مضادة للأكسدة، ومضادة للميكروبات، ومضادة للالتهابات، ومضادة لأستيل

كولينسترز (anti-inflammatory)، ومضادة للسرطان، ومضادة للاكتئاب، ومسكنة للألم [86] [85]. وإلى جانب الأنشطة البيولوجية المذكورة أعلاه، فإن النشاط الطارد والمبيد للحشرات للزيت العطري للنبات له أهمية قصوى [87] [88] وفي الوقت الحاضر ولضمان توافر الغذاء تعالج المحاصيل بالمبيدات الحشرية الاصطناعية والتي يناقش تأثيرها السلبي على صحة الإنسان والبيئة بشكل مكثف [89]. ويمكن أن تكون الزيوت العطرية بدائل بيولوجية للمبيدات الحشرية الاصطناعية المستخدمة حاليا [90]. لذلك، يتناول عدد كبير من الدراسات النشاط البيولوجي للزيوت العطرية كمبيدات حشرية مرشحة ضد العديد من أنواع الحشرات [90-92]. تهدف هذه المنتجات المشتقة طبيعيا إلى حماية المحاصيل بطريقة صديقة للبيئة وفي الوقت نفسه عدم الإضرار بصحة الإنسان على وجه الخصوص، فيما يتعلق بالزيت العطري لـ *Origanum majorana* فقد تم تقييم أنشطته في إبادة الحشرات وإبادة اليرقات وطرد الحشرات والتبخير [88] - [91] - [93] - [94]. نظرا لقدرة الزيت العطري للنبات في مكافحة الآفات الحشرية في *Origanum majorana*، المركبات المتطايرة المميزة المقدمة بكميات كبيرة هي الهيدروكربونات أحادية التربينات (monoterpenes hydrocarbons) و (monoterpenes oxygenated). أما المكونات الأخرى الأقل كمية فهي (sesquiterpenes) سواء كانت مؤكسدة أم لا وكما هو موضح أدناه تسود أحاديات التربين المؤكسدة في معظم الحالات في زيت *Origanum majorana* العطري المشتق من مناطق جغرافية مختلفة ويعتبر terpinen-4-ol المركب الأكثر وفرة [95-96]. في

معظم الدراسات كانت المركبات التي تم رصدها بوفرة هي تيربينين-4-أول، وهيدرات سيس-سابينين، وجاما-تيربينين- γ cis-sabinene and terpinen-4-ol,hydrate (terpinene) بينما في بعض الحالات يكون الزيت العطري غنيا بالكارفاكرول والثيمول (carvacrol and thymol) حيث يكون تركيز تيربينين-4-أول (terpinen-4-ol) نصف تركيز الكارفاكرول (carvacrol) أو حتى غائبا تماما [87-96-97]. وهكذا صنف الباحثون نبات (Origanum majorana) إلى نمطين كيميائيين رئيسيين، بناء على معايير نوعية. النمط الكيميائي الأول هو تيربينين-4-أول/سيس-سابينين هيدرات (the terpinen-4-ol/cis-sabinene hydrate)، والنمط الكيميائي الثاني ينتمي لنوع الكارفاكرول/الثيمول [98-99].

1-2-16 - الاسم العلمي vitex agnus-castus :

التسمية بالعربية: عشبة مريم

1-16-2-1 - تعريف جنس vitex :

جنس Vitex هي عبارة عن شجيرات أو أشجار صغيرة التي كانت تصنف سابقا ضمن عائلة Verbenaceae ولكن التصنيف التطوري يضعها الآن في الفصيلة الشفوية [100]. تنمو في المناطق الدافئة ويمكن التعرف عليها بسهولة وخاصة أوراقها الكفية (تشبه شكل كف اليد) الكأس ذو الخمسة أسنان يكون قصيرا عموما. التويج يحتوي على 5 فصوص غير متساوية للغاية تشكل شفتين تقريبا، والفص السفلي واضح أكثر تطورا من الآخرين. تبرز الأسدية الأربعة

متجاوزة بشكل واضح التوزيع ومحيط بأسلوب مياسم. الثمرة عبارة عن ثمرة لحمية تنقسم نواتها إلى

4 حبات كل منها يحتوي على بذرة. يضم هذا الجنس أكثر من 200 نوع،

1-2-16-2- التصنيف النباتي :

في سنة 2009 تم تغيير تصنيف العائلة من verbenaceae الى iaceaelam [100].

المملكة	النباتات	Régne
المملكة الفرعية	tracheobionta	Sous-régne
القسم	Magnoliophyta	Division
الفئة الفرعية	Asteridae	Sous classe
الترتيب	Lamiales	Ordre
العائلة	(Lamiacées) الشفوية	Famillie
الجنس	vitex	Genre
النوع	vitex Agnus- castus	Espèce

الجدول 3: التصنيف العلمي لنبات Vitex agnus-castus.

1-2-16-3- وصف النوع Vitex agnus-castus :

Vitex agnus-castus هي شجيرة ذات أوراق متساقطة قد يصل ارتفاعها إلى 5m الأوراق

متقابلة ذات عنق طويل تتكون من خمس إلى سبع وريقات مشعة طحها العلوي أخضر وسطحها

السفلي رمادي الزهور عطرة وملونة أزرق، بنفسجي وردي أو أبيض تشبه الثمار حبات الفلفل صلبة ذات لون بنفسجيزو قشرة سوداء مصفر من الداخل مغطى جزئيا بكأسه الأخضر ويحتوي على أربع حبات بها بذور، الرائحة عطرية وطعمها حار وفريدة من نوعها بعد النضج [101].

1-2-16-4- التوزيع الجغرافي :

توجد عشبة Vitex agnus-castus في الأماكن الرطبة، على حافة المجاري المائية أوفي المناطق البحرية، وخاصة في منطقة البحر الأبيض المتوسط. نجدها أيضا في شمال أفريقيا وفي آسيا الوسطى وغرب آسيا يتم زراعته الآن في جميع أنحاء العالم بما في ذلك الجزء الجنوبي من الولايات المتحدة [102]. في الجزائر يجد هذا النوع ملجأ الأخير في منوار وواد خرروعة في قلب الصحراء [103].

1-2-16-5- الزيوت الأساسية :

يمكن تصنيف المكونات الرئيسية لأوراق وأزهار الزيت العطري لـ Vitex agnus-castus إلى فئتين: منتجات (sesquiterpeniques) مثل: الليمونين (Limonene) والسينول (cinéole) والسابينين (sabinène)، و α -تيربينول (α -terpinéol)، واللينالول (linalol) والسيترونيول (citronellol) والكامفين (camphene) والميرسين (myrcene) ألفا بينين وبيتا بينين (α -pinene et β -pinene) منتجات أحادية الترپين (monoterpeniques) مثل: β -caryophyllene [104 - 105].

ويمكن أن يختلف تركيب الزيت العطري بشكل كبير اعتمادا على نضج الثمار المستخدمة وعمليات التقطير تشير الأبحاث المخبرية إلى أن نبات Vitex agnus-castus قد يمنع نمو سرطان

الثدي، خلايا سرطان المبيض وعنق الرحم والمعدة والقولون والرئة [106-107]. تظهر مستخلصات الزيوت العطرية من هذا النبات خصائص مضاد للبكتيريا ومضاد للفطريات [108].

1-2-16-6- التركيب الكيميائي والنشاط المضاد للميكروبات لزيوت الأساسية المستخلصة من

الثمار والأوراق Vitex agnus -castus

تناولت هذه الدراسة التركيب الكيميائي والنشاط المضاد للميكروبات لزيوت الأساسية vitex agnus -castus ومكوناتها الرئيسية في المختبر (in vitro) وداخل الكائن الحي كانت المركبات الرئيسية في زيت الثمار غير الناضجة هي السابيين (17.8 %) و-1,8 سينول (17.5 %)، بينما كانت المركبات السائدة في زيت الثمار الناضجة هي-1,8 سينول (16.3 %) والسابيين (13.4 %) احتوى زيت الأوراق أيضا على نسبة عالية من-1,8 سينول (22.0 %) جميع الزيوت التي تم اختبارها كانت غنية بمركب ألفا-بينين (بنسب 9.4 % و 9.4 % على التوالي). تم اختبار النشاط المضاد للميكروبات باستخدام طريقة التخفيف الدقيق (microdilution) على سلالات بكتيرية وفطرية. باستخدام نفس التقنية، أظهر كل من-1,8 سينول وألفا-بينين فعالية عالية كمضادات للميكروبات [109-110].

والنباتات الثلاثة المختارة كلها تنتمي للفصيلة الشفوية وهذه نبذة عن خصائص الفصيلة الشفوية.

1-2-17- خصائص الفصيلة الشفوية (Lamiacées) :

الفصيلة الشفوية (La famille des Lamiacées ou Labiées) هي فصيلة مهمة من النباتات

ثنائيات الفلقة والتي تشمل حوالي 6000 نوع، وحوالي 210 جنسا منتشرة على نطاق واسع في جميع أنحاء العالم، وخاصة في منطقة البحر الأبيض المتوسط. وهي مقسمة إلى ثمن عائلات

فرعية (Ajugoideae، Chloanthoideae، Lamioideae، Nepetoideae،

Pogostemoideae، Viticoideae، Teucrioideae، Scutellarioideae).

وهي في أغلب الأحيان نباتات عشبية أو شجيرات ونادرا ما تكون أشجارا أو الليانات يتميز هذا النوع

من النباتات بشكل شفة الزهرة ووجود الزيوت العطرية فيه بالنسبة لمعظم الأجناس فإن المقطع

العرضي المربع للساق والأوراق المتقابلة هي أيضا السمات العديد من الأنواع في هذه العائلة وهي

نباتات عسلية يرتادها النحل [111].

||.الفصل الثاني

الأدوات والطرائق المستعملة

II - المواد والطرق المستخدمة:

II-1- المادة النباتية :

تم الحصول على العينة النباتية من مدينة بسكرة وكانت على شكل أوراق جافة وكان ذلك في شهر فيفري وتم طحنها وإستخلاص الزيت لها في جامعة محمد خيضر بسكرة كلية العلوم الدقيقة قسم علوم المادة مخبر الكيمياء العضوية. النباتات المستخدمة هي *Origanum majorana*، *Vitex agnus-castus*.

Echium تم وزن كل نبتة قبل الإستعمال والصور التالية هي صور للنباتات المدروسة.



الشكل 17: صورة لنبات *Origanum majorana*.



الشكل 16: صورة لنبات *Vitex agnus-castus*.

II-2- طريقة إستخلاص الزيوت الأساسية للأعشاب :

تم استخلاص الزيت الأساسية لعشبة *Origanum majorana* و *Echium* باستخدام جهاز التقطير المائي الذي يدعى كليفنجر (Clevenger) (الشكل 18) حيث يعتمد التقطير المائي على قدرة بخار الماء على حمل الزيت الاساسي للنبات فبعد طحن النبتة تغمر هذه الأخيرة في دورق

كروي زجاجي (سعته 1000 ml) به ماء مقطر يملأ ثلثين من حجم الدورق على الأكثر لتجنب فوران الخليط. تحت تأثير منبع حراري يغلي الماء المقطر ويتبخر، حاملاً معه الزيت الأساسي فينتقل عبر أنبوبة تمر عبر جهاز تبريد الذي يقوم بتكثيف بخار الماء المشبع بالزيت، فتتكون قطرات صغيرة وتتراكم بأنبوبة بيها ماء مقطر، وبمأن كثافة الزيت الأساسي أقل من كثافة الماء يبقى الزيت طافياً فوق سطح الماء المقطر، عملية التقطير تستغرق من 3 إلى 4 ساعات بعد غليان الماء المقطر تحت تأثير درجة حرارة منخفضة. يجمع الزيت الأساسي في قارورة زجاجية عاتمة، يتم التخلص من كمية الماء التي من الممكن أن تبقى أسفل القارورة بواسطة كبريتات الصوديوم اللامائية، تحفظ القارورة بعيداً عن الضوء في درجة حرارة ما بين $4-6^{\circ}\text{C}$



الشكل 18: صورة جهاز كلنجر المستخدم لاستخلاص الزيت الأساسي.

أما عشبة vitex agnus-castus فقد تم إستخلاص زيتها الاساسي بعملية التقطير المائي (الشكل 19). ويتم العمل بنفس الخطوات السابقة ولكن الزيت يتم تقطيره في دورق مع الماء (hydrola) ويتم إضافة 10ml من المذيب ثنائي كلور الميثان (CH_2Cl_2) مع القليل من الملح (NaCl) ويتم الرج جيدا لكي يتم الفصل بين الطور العضوي والطور المائي في انبوبة الفصل (الشكل 20).



الشكل 19: صورة لجهاز التقطير المائي.



الشكل 20: صورة لفصل الطور العضوي على الطور المائي بأنبوبية الفصل.

ثم يتم فصل المذيب عن الزيت الأساسي بعملية التبخير، لأن المذيب درجة حرارة تبخره أقل من درجة حرارة تبخر الزيت الأساسي ويتم ذلك في جهاز Rota vap حيث يبقى الزيت الأساسي في الدورق الكروي (الشكل 21).



الشكل 21: جهاز Rota vap الذي يفصل المذيب عن الزيت الأساسي.

II-3- حساب مردود الزيوت :

يحسب مردود الزيت المستخلص حسب العلاقة التالية: $R = \frac{\text{masse de huile}}{\text{masse de blante}} \times 100$

R : مردود الزيت الأساسي المستخلص %.

masse de huile: كتلة الزيت المستخلص بالغرام.

masse de blante: كتلة النبتة قبل الإستخلاص بالغرام.

II-4- اختبار النشاطية المضاد للتأكسد للزيوت الأساسية :

تم إجراء الاختبارات النشاط المضادة للأكسدة في مختبر مركز البحث العلمي والتقني في

المناطق القاحلة (CRSTRA) ببسكرة. توجد عدة طرق تحليلية تستخدم لتقييم الفعالية المضادة

للأكسدة.

إختبار CUPRAC الذي يعتمد على إختزال أيونات النحاس (CU^{+2} إلى CU^{+}).

إختبار ORAC يقيس قدرة العينة على امتصاص جذور الأكسجين الحرة (peroxyl radicals).

إختبار FRAP يقيس قدرة العينة على إختزال الحديد الثلاثي (Fe^{+3}) إلى الحديد الثنائي (Fe^{+2}).

إختبار DPPH (2,2 diphényl- 1-picryl hydrazyl)، وفي هذا العمل تم إختيار

$C_{18}H_{12}N_5O_6$ (DPPH)، لقياس قدرة المركبات الطبيعية على تثبيط جذره الحر.

II-4-1- مبدأ عمل اختبار الـ DPPH :

هو مركب يحتوي على جذر حر مستقر، يستقبل جذر الهيدروجين أو إلكترونات، مشكلا جزيئا مغناطيسيا DPPH

(2,2 diphényl- 1-picryl Hydrazyl) DPPH ثنائيا مستقرا [71] ، يكون لون محلول في البداية بنفسجي

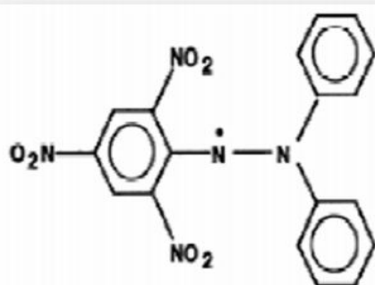
ثم يتلاشى إلى اللون الأصفر (2,2diphényl -1- picryl hydrazine)

عندما تتبرع المكونات النشطة بيولوجيا (مضادات الأكسدة) من الزيوت العطرية بجذور

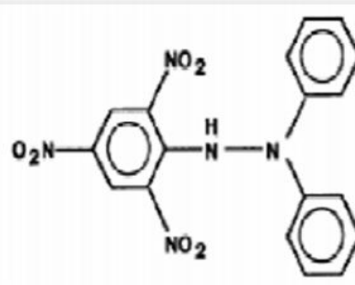
الهيدروجين [72]. تعد قيم IC50 معيارا قياسيا لقياس النشاط المضاد للأكسدة في عينات

الزيوت العطرية، والذي يمثل تركيز مضادات الأكسدة اللازم لتقليل التركيز الأولي

لـ DPPH بنسبة 50% [72] (الشكل 22).



Diphenylpicrylhydrazyl (radical libre)



Diphenylpicrylhydrazyl (non radical)

الشكل 22: الشكل الحر والشكل المرجع لـ DPPH.

II-4-2- طريقة العمل:

تم تحضير محاليل من الزيوت الأساسية بتركيزات مختلفة حيث تم إضافة الإيثانول من أجل تخفيف وإذابة الزيت الأساسي. ثم نضيف 160 ميكرو لتر من DPPH لكل أنبوب إختبار ثم وضعها في الظلام لمدة 30 دقيقة وفي درجة حرارة الغرفة 37°C، قياس الكثافة الضوئية تم في طول الموجة 517nm باستخدام جهاز spectrophotometer، تم تحضير الشاهد السلبي بإضافة 600 ميكرو لتر من DPPH إلى 600 ميكرو لتر من الإيثانول، الشاهد الإيجابي هو محلول الـ BHT النشاطية المزيجية للجذور يعبر عنها على شكل نسبة مئوية وتحسب حسب العلاقة التالية.

العلاقة التالية:

$$A\% = \frac{\text{Abs control} - \text{Abs échantillon}}{\text{Abs control}} \times 100$$

A%: نسبة النشاطية المزيجية للجذور.

Absacontrol : الكثافة الضوئية للشاهد السلبي.

Abséchantillon: الكثافة الضوئية للعينة.

IC50 تعرف على أنها تركيز العينة الذي يرجع 50% من الجذور الحرة لـ DPPH.

II-5- اختبار النشاطية ضد بكتيرية للمستخلصات الزيتية :

II-5-1- تقييم الخصائص المضادة للبكتيريات للزيوت العطرية :

تم إجراء الاختبارات المضادة للبكتيريات في مختبر جامعة محمد خيضر ببسكرة كلية العلوم الطبيعية، قسم البيولوجيا بالحاجب. تم إجراء اختبار لتحديد النشاط المضاد للبكتيريا لثلاثة مستخلصات نباتية باستخدام طريقة الانتشار على الأقراص. تعتمد هذه الطريقة على قياس قطر منطقة التثبيط المحيطة بالقرص المشبع بالمستخلص عند وضعه على وسط مزروع ببكتيريا مستهدفة.

II-5-2- المبدأ :

تسمح هذه الطريقة بتحديد النشاط المثبط للنمو والعوامل البيولوجية (للمبيدات الحيوية) عن طريق قياس قطر منطقة التثبيط حول قرص من ورق Whatman بقطر 6mm تم وضع 10 µg/mL من الزيت الأساسي على كل قرص وزرعت ثلاث سلالات بكتيرية (Gram+) بكتيريا موجبة الغرام F1 وبكتيريا سالبة الغرام (Gram-) وهي (F2 و F3) حساب متوسط قطر مناطق التثبيط بمليمترات لكل مستخلص تم وضع الأقراص على أوساط مزروعة بثلاث سلالات بكتيرية:

S1 straphylococcus aureus – S2 klebsiella pneumoniae – S3 escheichia coli

II-5-3- تحضير المعلق البكتيري :

تم تحديد النشاط المضاد للميكروبات للمستخلصات والزيوت المختلفة التي تم الحصول عليها ضد عدة عزلات بكتيرية سريرية باستخدام طريقة الانتشار بالأقراص، التي تعتمد على انتشار المواد المختبرة على قرص نحو وسط الوسط المزرعي الصلب. تم تحضير معلق بكتيري بدرجة عتامة 0.5 على مقياس Mc Farland (امتصاصية بين 0.08-0.1 عند 630nm) انطلاقاً من مزرعة فتية (عمر 18 ساعة). تم تلقيح هذا المعلق على أطباق بتري تحتوي على وسط غار مولر هينتون (la gélose Mueller Hinton). تم التلقيح عن طريق المسح باستخدام مسحة قطنية، مع تمريرها ثلاث مرات على نفس الطبق بتدوير الزاوية بـ 60 درجة في كل مرة بعد التلقيح، وضعت أقراص قطرها 6mm على سطح الآغار الملح، وتم تشريب كل قرص بـ 10 ميكرو لتر من المستخلص (الزيت الأساسي). استخدم ثنائي ميثيل سلفوكسيد (DMSO) كعنصر تحكم سلبي. بعد الحضانة لمدة 24 ساعة عند 37 درجة مئوية، تم قياس أقطار مناطق التنشيط الناتجة حول الأقراص. كلما زاد قطر منطقة التنشيط، دل ذلك على نشاط مضاد ميكروبي أكبر. تم إجراء القراءة عن طريق قياس قطر منطقة التنشيط حول كل قرص باستخدام مسطرة بـ (mm) وفقاً للحساسية.

◀ يتم تحديد الضغوط فيما يتعلق بالزيت الأساسي على النحو التالي

✓ غير حساس (-) أو مقاوم إذا كان القطر أقل من 8mm

✓ حساس (+) إذا كان القطر بين 9mm و14mm.

✓ حساسة للغاية (++) إذا كان القطر بين 15mm و19mm.

✓ حساسة للغاية (+++) إذا كان القطر أكبر من 20mm [112].

II-5-4- التعريف بالبكتيرية المستعملة :

II-5-5- المكورات العنقودية الذهبية (*Staphylococcus aureus*) :

المكورات العنقودية الذهبية هي بكتيريا مسببة للأمراض للإنسان. تنتمي إلى الجنس المكورات العنقودية الذهبية غرام + [113].

✓ تعتبر التهابات الجلد من أكثر أمراض المكورات العنقودية شيوعا.

✓ تشكل الالتهاب الرئوي العنقودي الذهبي 10% من حالات الالتهاب الرئوي داخل المستشفيات و1%.

✓ الالتهاب الرئوي الحاد، المكورات العنقودية الذهبية مسؤولة عن التهاب اللوزتين.

✓ ويمكن أيضاً أن يكون مسؤولاً عن التهاب الجيوب الأنفية المزمن الذي غالباً ما يتم اختياره

بواسطة المضادات الحيوية غير النشطة [114].

✓ التهابات الأوعية الدموية وصمامات القلب التهاب العظم والنقي لدى الأطفال [115].

II-5-6- *Klebsiella pneumoniae* الرئوية :

تنتمي للبكتيريا سالبة الغرام، وهي البكتيريا الموجودة في كل مكان على سطح الأغشية

المخاطية للحيوانات أو في البيئة (الماء، التربة، الغبار، الخ). عند البشر، وتوجد بشكل

رئيسي في الجهاز الهضمي، كما أنها موجودة أيضاً بتركيزات أقل في البلعوم والأنف،

- ✓ والتي يمكن أن تصل إلى الدم فتسبب تسمم الدم والأنسجة [116].
- ✓ تعتبر الكليبيسيلا الرئوية من مسببات الأمراض المسؤول بشكل رئيسي عن التهابات الجهاز التنفسي والبول [117].
- ✓ ويشارك في 8 إلى 10% من حالات العدوى المكتسبة في المستشفيات في أوروبا والولايات المتحدة. تتمتع هذه البكتيريا بمعدل وفيات مرتفع وعلاجاتها محدودة للغاية [118].

II-5-7- إشريشيا القولون Escherichia coli :

إشريشيا القولون أو العصيات القولونية هي عوائل طبيعية للأمعاء: فهي تمثل ما يقرب من 80% من البكتيريا المعوية الهوائية لدى البالغين (البكتيريا شبيهة المهيمنة، لأن البكتيريا المهيمنة هي 99% لاهوائية). يمكن أيضا العثور عليها في الأغشية المخاطية المختلفة. اعتمادا على معدات عامل الضراوة (حدة المرض) والخصائص السريرية، يمكن تصنيف إشريشيا القولون على أنها تسبب:

- ✓ أمراض معوية أو خارج الأمعاء. الإشريشيا القولون التي تسبب التهابات معوية (الإسهال الإشريشيا القولون) [119].

- ✓ ممكن أن تسبب الإشريشية القولونية المرض في العديد من المواقع خارج الجهاز الهضمي، بما في ذلك:
- ✓ المسالك البولية.
- ✓ والسحايا.
- ✓ والقنوات الصفراوية.
- ✓ والصفاق.

✓ الرئتين والجلد والأنسجة الرخوة.

✓ غالبا ما تشترك السلالات التي تسبب هذه في العدوى. وهي بكتيريا سالبة الغرام [120].

هناك العديد من عوامل الضراوة المعروفة والمفترضة، تكشف الدراسات النبضية أن السلالات

ذات الصلة الوثيقة من نفس السلالة يمكن أن تسبب التهابات المسالك البولية والالتهابات في مواقع

أخرى [121].

III. الفصل الثالث

النتائج والمناقشة

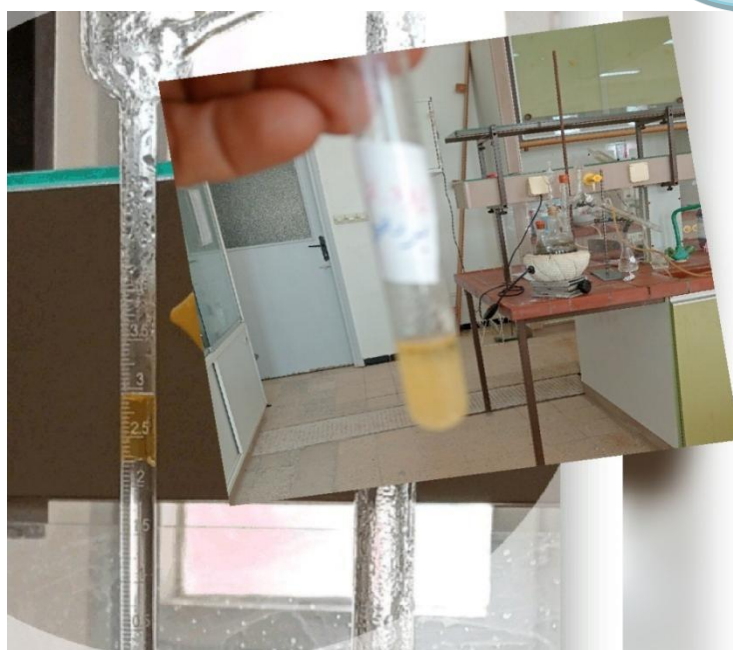
III-النتائج والمناقشة :

يمكن أن يختلف التركيب الكيميائي للزيوت العطرية بالنسبة لنفس النوع النباتات، ويؤدي هذا التقلب إلى إختلاف الخصائص البيولوجية للزيوت الأساسية، إن تسليط الضوء على الخصائص الكيميائية للزيت العطري من خلال منهجية مناسبة يوفر معلومات حول خصائصه البيولوجيا المحتملة، في هذه الدراسة تم إستخدام أوراق جافة من النباتات:

Echium ، organum majorana، vitex agnus-castus.

III-1- مردود الزيوت الأساسية :

بعد الإنتهاء من عملية استخلاص الزيت الطيار من الجزء الهوائي للنباتات *organum majorana* التي استغرقت تقريبا أربع ساعات بعد غليان الماء وزن النبتة (200g) الحصول على زيت لونه أصف رذو رائحة منعشة فكان وزن الزيت 0.753g وعند حساب المردود وجد أنه يساوي 0.38 % .



الشكل 23: الزيت العطري لنبات *organum majorana*.

❖ بعد الإنتهاء من عملية استخراج الزيت الطيار من الجزء الهوائي للنباتات Echium (أوراق وأزهار والساق) وزنها (200g) التي تمت على مرحلتين وكل مرحلة إستغرقت أربع ساعات، تم الحصول على زيت أساسي لونه أصفر ذو رائحة عطرة وزنه 0.132 g وعند حساب المردود وجد أنه يساوي 0.070% .

❖ تم إستخراج الزيت الطيار من الجزء الهوائي للنباتات vitex castus-agnus (أوراق فقط) التي استغرقت أربع ساعات بعد غليان الماء (وزن النبتة 200g) تم الحصول على زيت أساسي لونه أزرق رائحته منعشة وزنه 1.041g وعند حساب المردود وجد أنه يساوي 0.52% .



الشكل 24: الزيت العطري لنبات vitex agnus-castus .

الجدول 4: مردود الزيوت الأساسية.

المردود	الزيت الأساسي
% 0.52	vitex agnus-castus
% 0.38	Origanum majorana
%0.070	Echium

أظهرت النتائج إختلاف واضح في مردود الزيوت الأساسية للنباتات حيث مردود عشبة vitex agnus-castus تفوق مردود عشبة origanum majorana بحوالي 1.32 مرة، ويفوق على مردود الزيت الأساسي لنبته Echium بحوالي 7.14 مرة، كذلك عشبة origanum majorana أعلى من مردود Echium بحوالي 5.43 مرة يمكن تفسير هذا الإختلاف بعدة عوامل مثل:

✓ الظروف المناخية والموسمية لجمع النبات.

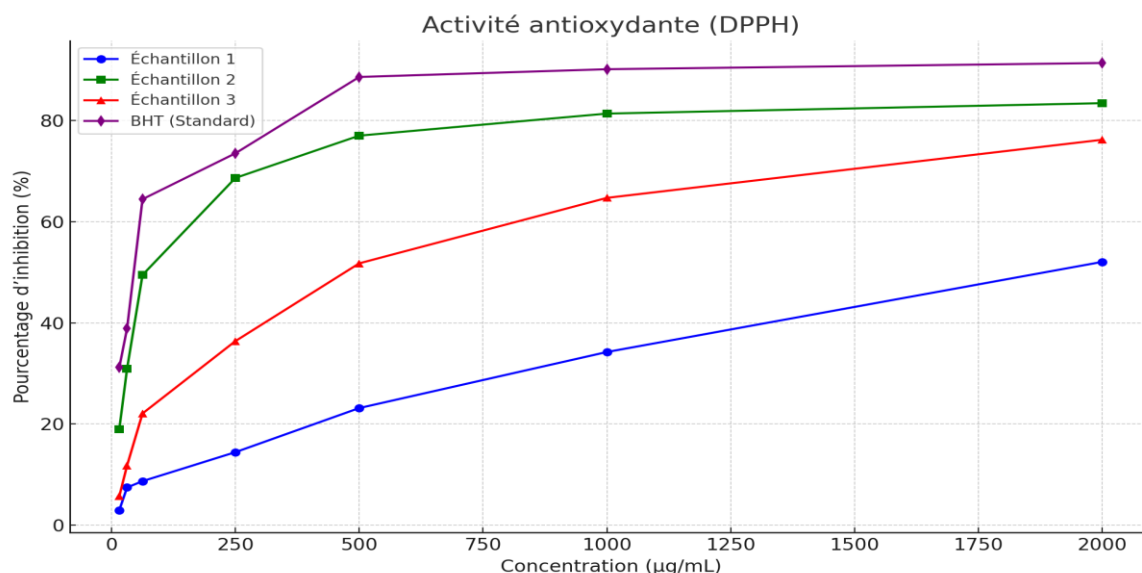
✓ طريقة الإستخلاص وكفاءتها.

✓ الجزء النباتي المستخدم (أوراق، أزهارو بذور).

III-2- تقييم النشاط المضاد للأكسدة بطريقة DPPH:

تم إجراء إختبار DPPH لتقييم الفعالية المضادة للأكسدة لعدة عينات. تم تحضير تراكيز مختلفة من العينة ($2000, 1000, 500, 250, 125, 62.5, 31.5, 15.625 \mu\text{g/mL}$) وتم قياس الإمتصاصية عند طول موجة 517nm بعد تفاعلها مع كاشف DPPH أظهرت

النتائج أن نسبة التثبيط تزداد بزيادة تركيز العينة، مما يدل على وجود نشاط مضاد للأوكسدة تم حساب قيمة IC50 لكل عينة، وهي تمثل التركيز الذي يحدث تثبيط بنسبة 50% لجذور DPPH الحرة والنتائج كانت كما في الشكل (25).



الشكل 25: منحنى بياني يمثل إختلاف الفعالية ضد التأكسدية للزيوت الأساسية و BHT المسجلة في اختبار DPPH.

échantillon1	هي الزيت الأساسي لـ <i>origanum majoran</i>
échantillon 2	هو الزيت الأساسي لـ <i>castus-agnus vitex</i>
échantillon 3	هي الزيت الأساسي لـ <i>Echium</i>
BHT	مضادأكسدة مرجعي

III-2-1- تحليل المنحنى ضد التأكسدية للزيوت الأساسية و BHT المسجلة في اختبار DPPH:

في الرسم البياني، تمثل المنحنيات العلاقة بين تركيز العينة (µg/mL) بنسبة التثبيط % .

تظهر نتائج اختبار النشاط المضاد للأوكسدة باستخدام طريقة DPPH فعالية متفاوتة بين العينات المدروسة مقارنة بالمضاد القياسي BHT. من خلال المنحنى البياني نلاحظ أن الزيت

الأساسي لـ *origanum majorana* سجلت قدرة تثبيط ضعيفة نسبياً، إذ بلغت أعلى نسبة تثبيط لها حوالي 52% عند التركيز الأعلى (2000µg/mL)، لتتخفض بشكل واضح مع التخفيف، مما يعكس قدرتها المحدودة على التفاعل مع الجذور الحرة في المقابل، أظهرت بعض الدراسات أن الزيت الأساسي لنبات المردقوش يحتوي على مركبات فينولية (phenolic) وتربينية (terpenoid) نشطة مثل الكارفكرول (carvacrol) بنسبة (41.09%)، والتربينين-4-أول (terpinen-4-ol) بنسبة (28.08%)، والسابينين هيدرات (sabinene hydrate) بنسبة (21.12%)، التي تمنحه قدرة عالية على النقاط الجذور الحرة. في دراسة أجريت على هذا الزيت، سجلت فعالية قوية في اختبار DPPH بقيمة IC50 حوالي 0.25mg/ml مما يشير إلى فعاليته كمضاد أكسدة طبيعي [122]. أظهر الزيت الأساسي لـ *vitex agnus castus* أفضل نشاط مضاد للأكسدة بين جميع العينات حيث بلغت نسبة التثبيط أكثر من 83% عند أعلى تركيز مع منحني قريب من منحني BHT مما يشير إلى إحتوائها على مركبات فعالة ومؤثرة في المقابل أظهرت دراسة نشرت في مجلة *Journal de Mycologie Médicale* أن الزيت الأساسي المستخلص من بنور نبات *Vitex agnus-castus* يحتوي على مركبات فينولية وتربينية نشطة تمنحه قدرة عالية على تثبيط الجذور الحرة في اختبار DPPH سجل الزيت فعالية قوية كمضاد طبيعي للأكسدة [123].

أما عينة *Echium* فقد أبدت نشاطاً متوسطاً إذ وصلت إلى نسبة تثبيط تقارب 76% عند أعلى تركيز لكنها كانت أقل فعالية مقارنة الزيت الأساسي لـ *Vitex agnus-castus* و BHT. من

الجدير بالذكر أن منحنى BHT كمضاد أكسدة مرجعي حافظ على نسب تثبيط مرتفعة عبر مختلف التركيزات، متجاوزا 90% عند التركيزات العالية، مما يعكس كفاءته العالية وقدرته على تثبيط الجذور الحرة بكفاءة كبيرة وأكدت الدراسات أن زيت Echium الأساسي يحتوي على مركبات فينولية وتربينية نشطة تمنحه قدرة عالية على تثبيط الجذور الحرة. في اختبار DPPH سجل الزيت فعالية قوية كمضاد طبيعي للأكسدة [124]. بالمقارنة بين IC₅₀ الكل عينة، نجد أن الزيت الأساسي لـ *Vitex agnus-castus* هي الأقرب من حيث الفعالية إلى المعيار BHT. بينما الزيت الأساسي لـ Echium أظهر قدرة متوسطة، *origanum majorana* يبقى الأضعف من حيث النشاط المضاد للأكسدة.

الجدول 5: نتائج قيم DPPH التي أجريت على عينات الزيوت العطرية المستخلصة للنباتات المدروسة و TBH.

الزيت الأساسي	قيمة IC ₅₀ بـ (µg/mL)
الزيت الأساسي لـ <i>Vitex agnus-castus</i>	116,79 ± 0.1
الزيت الأساسي لنباتة Echium	555,74 ± 0.01
الزيت الأساسي لـ <i>origanum majorana</i>	1878,5 ± 14.8
BHT	38,87 ± 0.7

III-2-2- مناقشة نتائج قيم IC₅₀ للنشاط المضاد للأكسدة :

أظهرت النتائج أن الزيوت الأساسية تختلف في فعاليتها كمضاد أكسدة. حيث تم قياس النشاط المضاد للأكسدة للزيوت الأساسية المستخلصة من النباتات الثلاثة باستخدام

اختبار DPPH ، وحساب قيم IC50 لكل زيت، والتي تمثل التركيز المطلوب لتثبيط 50% من الجذور الحرة. النتائج المسجلة كما يلي:

✓ عشبة Vitex agnus-castus: $116,79 \pm 0.1 \mu\text{g/mL}$

✓ عشبة Ecium: $75.555 \pm 0.01 \mu\text{g/mL}$

✓ عشبة Origanum majoranau: $1878,5 \pm 14.8 \mu\text{g/mL}$

تشير هذه القيم إلى أن زيت عشبة Vitex agnus-castus يمتلك أعلى نشاط مضاد للأكسدة من بين العينات المختبرة، حيث سجل أدنى قيمة IC50 ، مما يعني أنه الأكثر فعالية في التقاط الجذور الحرة. بالمقابل، جاء زيت Echium في المرتبة الثانية بنشاط متوسط، رغم أن مردوده كان الأقل بين الزيوت المختبرة. أما زيت Origanum majorana، فرغم مردوده الجيد، أظهر أضعف نشاط مضاد للأكسدة، ما يعكس أن كمية الزيت المستخلصة لا تعكس بالضرورة فعاليته البيولوجية بل تعتمد بشكل أساسي على نوعية المركبات الفعالة الموجودة فيه.

III-3- النشاطية المضاد للبكتيريا للزيت الأساسي :

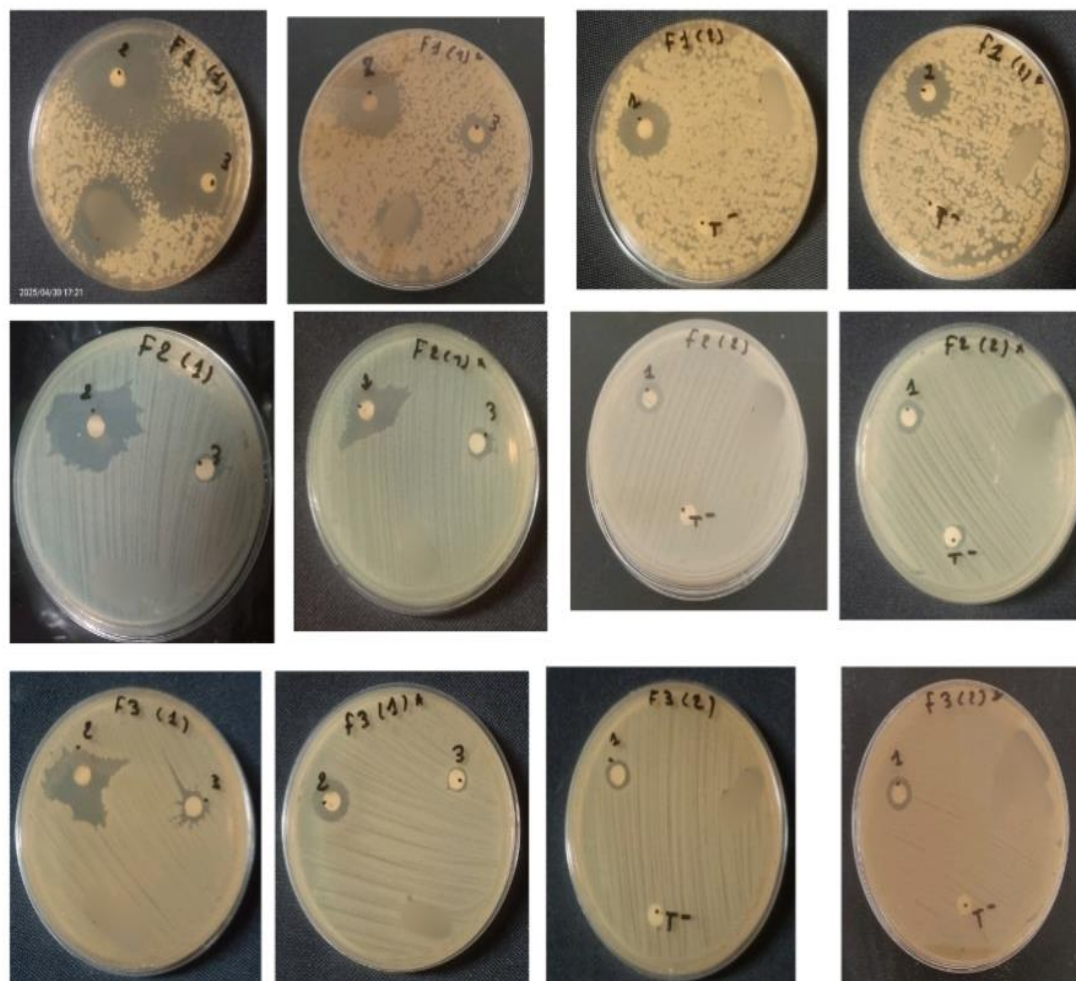
إن ظهور سلالات مقاومة للمضادات الحيوية أدى إلى البحث عن بدائل لهذه المضادات، الزيوت الأساسية مرشحة محتملة لتقوم مقام مضادات للميكروبات، وهذا بفضل تنوعها الكيميائي الكبير، ما يمنع تكيف الميكروبات المسببة للأمراض، ويقلل من مقاومتها.

III-3-1- نتائج إختبار النشاط المضاد للبكتيريا للمستخلصات بطريقة إنتشار القرص :

بعد إجراء إختبار النشاط المضاد للبكتيريا بطريقة انتشار القرص بهدف تحديد قدرة العينة المدروسة على تثبيط نمو السلالات البكتيرية المختارة، ومن خلال قياس قطر منطقة التثبيط حول كل قرص، تم تقييم فعالية كل عينة ومقارنتها مع الضوابط الايجابية والسلبية، نقدم فيما يلي نتائج هذه الاختبارات مع تحليل الفرق بين العينات.

الجدول 6: جدول يوضح مناطق التثبيط ب (mm) (عدد التكرارات 2).

	Souchesbactériennes		
Les extraits	Gram +	Gram –	
	F1	F2	F3
Echuim	20 ± 0 mm	10.5 ± 0.70 mm	11 ± 0 mm
origanum majorana	28.75 ± 1.76 mm	23 ± 1.33 mm	20.25 ± 1.88 mm
Vitex agnus– castus	6 mm (Négative)	7 ± 1.40 mm	7.5 ± 0.07 mm



الشكل 26: صورة الأقراص يظهر قطر منطقة التثبيط.

Taphylococcuss aureus	هو بكتيريا موجبة الغرام	1F
Klebsiella pneumoniae	هي بكتيريا سالبة الغرام	2F
Escherichia coli	هي بكتيريا سالبة الغرام	3F
	مضاد حيوي مرجعي	T ⁻

Echium	رقم 1
Origanum majorana	رقم 2
Vitex agnus-castus	رقم 3

III-3-2- مناقشة النتائج:

بناءً على نتائج أقطار مناطق التثبيط، نلاحظ أن زيت Origanum majorana يمتلك أقوى نشاط مضاد للبكتيريا مقارنة ببقية المستخلصات، ضد ثلاث سلالات *Escherichia coli* و *Klebsiella pneumoniae* و *staphylococcus aureus* حيث سجل أكبر مناطق تثبيط مع السلالات الثلاث (F1 ، F2 ، F3)، إذ بلغت القيم على التوالي (mm23 ± 1.33) (mm 28.75 ± 1.76)، و (mm20.25 ± 1.88). هذا يشير إلى احتوائه على مركبات فعالة قادرة على التأثير على كل من البكتيريا موجبة وسالبة الغرام. يعزى هذا التأثير إلى قدرة المركبات الفعالة في الزيت على إتلاف الغشاء الخلوي للبكتيريا مما يؤدي إلى تسرب المكونات الخلوية وموت الخلايا [125]. كما نلاحظ أن قطر منطقة التثبيط للمضادات الحيوية المستخدمة أقل من قطر مناطق التثبيط في تخفيفات الزيت العطرية. ، قد أظهر Echium بناءً على نتائج أقطار مناطق التثبيط، نلاحظ أن مستخلص نشاطاً متوسطاً، مع أفضل تأثير ضد السلالة F1 (20 ± 0mm) لكنه كان أقل تأثيراً ضد السلالتين الأخريين (mm0.70 ± 10.5) F2 و F3 (mm0 ± 11)، مما قد يبين أن له تأثيراً على البكتيريا موجبة الغرام أكبر من تأثيره على بكتيريا سالبة الغرام [126]. بالمقابل فإن مستخلص Vitex agnus-castus كان ضعيف الفعالية، خاصة ضد

السلالة F1 حيث سجل فقط 6mm وهي تعتبر نتيجة سلبية، بينما سجل قيما منخفضة أيضا مع F2 ($7 \pm 1.40 \text{ mm}$) و F3 ($7.5 \pm 0.07 \text{ mm}$) أظهرت الدراسات أن الزيت يمتلك نشاطا مضادا للبكتيريا، مما يدل على قدرته على إتلاف الغشاء الخلوي للبكتيريا، مما يؤدي إلى تسرب المكونات الخلوية وموت الخلايا [127].

❖ تظهر هذه النتائج أهمية التركيب الكيميائي للمستخلصات النباتية في تحديد فعاليتها ضد الميكروبات. قد تحتوي بعض المستخلصات، مثل *Origanum majorana* ، على زيوت طيارة أو مركبات فينولية تمنحها نشاطا عاليا، بينما تفتقر مستخلصات أخرى إلى هذه المركبات أو تكون بتركيزات منخفضة. من المهم ملاحظة أن الفعالية تختلف حسب نوع البكتيريا، حيث تكون البكتيريا سالبة الغرام أكثر مقاومة في بعض الأحيان.

الخاتمة

يهدف العمل الذي قمنا بيه الى إستخلاص الزيوت الاساسية من النباتات الطبية والتي

هي نبتة Ecium ونبتة origanum majoran ونبتة Vitex agnus-castus

بإستعمال عملية التقطير المائي حيث إستعملنا جهاز كلفنجر، ثم قمنا بدراسة خصائص

هذه الزيوت العطرية. من حيث تقييم النشاط البيولوجي لها (دراسة نوعية النشاط المضاد

للبيكتيريا، ودراسة النشاط المضاد للتأكسد). وفي ختام هذا العمل سمحت لنا الدراسة بتقييم

النشاط المضاد للأكسدة والمضاد للبيكتيريا لهذه المستخلصات النباتية بإستخدام اختبار DPPH

واختبار مناطق التثبيط ضد سلالات بكتيرية مختلفة. أظهرت نتائج اختبار DPPH تفوق

vitex agnus-castus بوضوح من حيث القدرة على تثبيط الجذور الحرة، حيث اقتربت

فعاليتها من المعيار القياسي BHT مما يعكس غناها بالمركبات النشطة القادرة على تقديم

حماية قوية ضد الأكسدة. في المقابل، سجلت فعالية زيت Echium متوسطة، بينما كان

زيت Origanum majorana الأقل نشاطا. أما فيما يخص النشاط المضاد للبيكتيريا،

فقد بينت النتائج تباينا في الاستجابة حسب نوع المستخلص والسلالة البكتيرية المدروسة.

تميز زيت Echium بفعالية ملحوظة خصوصا ضد البكتيريا موجبة الغرام، في حين


أظهرت زيت ivtex agnus-castus فعالية محدودة. أما زيت Origanum majorana فقد

سجل بدوره نشاطا متفاوتا باختلاف السلالات، مع مناطق تثبيط وصلت حتى

28.75mm. ضد بعض السلالات، مما يعكس إمكانية استخدامه كمصدر طبيعي

لمركبات مضادة للبيكتيريا. بناء على نتائج، إختبار DPPH وطريقة انتشار القرص.

يمكن القول إن الزيوت الأساسية المدروسة تمثل مصادر واعدة للمركبات الفعالة بيولوجيا، سواء كمضادات أكسدة أو مضاد البكتيريا. وبمأن التركيب الكيميائي لهذه الزيوت معروف ومحلل مسبقا في دراسات سابقة، فإن هذه النتائج تفتح المجال لدراسة تطبيقاتها العملية المحتملة، سواء في المجال الصيدلاني أو الغذائي أو كمستحضرات طبيعية.



قائمة المصادر والمراجع

1. Toure D. Etudes chimique et biologique des huiles essentielles de quatre plantes aromatiques médicinales de Côte d'Ivoire. Université Felix Houphoeut Boigny, (2015).
2. Dr James A. Duke. La Pharmacie Verte. Librairie Jarir, (2004), pp.29 - 3.20
3. Lebrun JP. Introduction à la flore d'Afrique. IEMVT, (1982), pp.89
4. Pereira R. C., Da Gama B. A. P., Teixeira V. L., Yoneshigue-valentin Y. Ecological roles of natural products of the Brazilian red seaweed *Laurencia obtuse*. *Braz. J. Bio*, (2003). 63 (4) : 667-672 .
5. Farnsworth N. R., Akerele O., Bingel A. S., Soejarto D. D., Guo Z. Places des plantes médicinales dans la thérapeutique. *Bulletin de l'organisation mondiale de la santé*, (1986), 64 (2) : 159-164.
6. Elqaj M., Ahami A., Belghyti D. La phytothérapie comme alternative à la résistance des parasites intestinaux aux antiparasitaires. Journée scientifique "ressources naturelles et antibiotiques", Maroc, (2007).
7. Hamburger K., Hostettmann. Bioactivity in plants. *hytochemistry*, (1991) 30 (12): 3874.
8. Iserin P. Encyclopédie des plantes médicinales. Ed. Larousse, (2001), p.11. 14-16.
9. Bardeau F. La pharmacie du Bon Dieu. Paris, Edition Stock, (1973) Vol.01, 334p. 5(2) : 429-432.
10. Debuigue G. Larousse des plantes qui guérissent. Librairie Larousse, (1984), pp.5-6.
11. Ticli B. L'herbier de santé. Edition VECCHI SAO, (1997), pp. 01.206.
12. Hart K.J., Yáñez-Ruiz D.R., Duval S.M., McEwan N.R., Newbold C.J. Plant extracts to manipulate rumen fermentation. *Animal Feed Science and Technology*, (2008). 147: 8–35.
13. Burt S. Essential oils: their antibacterial properties and potential applications in foods—a review. *International Journal of Food Microbiology*, (2004), pp.94.253-223.
14. Bakkali F., Averbeck S., Averbeck D., Idaomar M. Biological effects of essential oils. *Food Chemical Toxicology*, (2008) ,46 : 446–475.
15. Binet ET, Brunel J.-P. *Physiologie Végétale*. Tome II. Edit. Doin, (1968).

16. Bruneton J. *Eléments de phytochimie et de pharmacognosie*. Technique Documentation Lavoisier, paris, (1987).
17. Karray-Bouraoui N, Rabhi M., Neffati M., Baldan B., Ranieri A., Marzouk B. Salt effect on yield and composition of shoot essential oil and trichome morphology and density on leaves of *Mentha pulegium*. *Industrial Crops and Products*, (2009) ,30: 338–343.
18. Combrink S., Du Plooy G. W., Mccrindle R. I., Botha B.M. Morphology and Histochemistry of the glandular Trichomes of *Lippia scaberrima* (Verbenaceae). *Annals of Botany*, (2007) 99(6) : 1111-1119.
19. FranceAgriMer. Production et marchés des huiles essentielles. AROMADAYS, (2020).
20. Kehal F. Utilisation de l'huile essentielle de Citrus limon comme agent conservateur et aromatique de la crème fraîche. Université Constantine 1, Algérie, mémoire de magister, (2013).
21. Önder A. Coriander and its phytoconstituents for the beneficial effects. Potential of essential oils, (2018), pp.165.
22. Socasau FC : Les huiles essentielles référencées à l'agence Européenne du Médicament Université de Bordeaux , (2017)
23. Amawi R. les terènes, (2009),1 :25.29.
24. Mithaq J. Recherche et identification des métabolites secondaires du khat (*Catha edulis*) de la famille des Celastraceae et du pulicara ijoubertii de la famille des Asteraceae, et évaluation de leur efficacité biologique. Thèse de doctorat, Université de Mentouri, Constantine, (2010), PP. 57-64.
25. Shuwaikh A. Recensement des plantes médicinales dans les gouvernorats d'Oum El Bouaghi et d'El Oued. Mémoire de troisième cycle, spécialité biologie et physiologie végétales, Centre universitaire d'Oum El Bouaghi, (2004), PP.10-40.
26. Gundel SDS., Reis TRD., Copetti PM. Evaluation of cytotoxicity, genotoxicity and ecotoxicity of nanoemulsions containing Mancozeb and Eugenol. *Ecotoxicol. Environ. Saf.*, (2019), 169 :207-215.
27. Boukhatem MN., Ferhat A., Kameli A. Méthodes d'extraction et de distillation des huiles essentielles : revue de littérature. *Revue Agrobiologia*, (2019), 9 :1653-1659.

28. Agence Française de Sécurité Sanitaire des Produits de Santé (AFSSAPS). Recommandations relatives aux critères de qualité des huiles essentielles, (2008).
29. Pharmacologie Européenne : Direction de la Qualité du Médicament et Soins de Santé du Conseil de l'Europe (DEQM). Strasbourg, France, (2007).
30. Maisonneuve S.A. Pharmacopée Européenne 1 Conseil de l'Europe. Editions Sainte Ruffine, (1996).
31. Bouras M. Évaluation de l'activité antibactérienne des extraits de certaines plantes de l'est algérien sur des souches résistantes aux antibiotiques. Thèse de doctorat, Université Badji Mokhtar-Annaba, Algérie, (2018).
32. Capon M., Courileu V. Vallet C. Chimie des couleurs et des odeurs. Cultures et techniques, (1993).
33. Bruneton J. Pharmacognosie, Phytochimie, Plantes médicinales. Tec & Doc, Lavoisier, Paris, (1999), pp. 1120.
34. Bruneton J. Huiles essentielles, dans Pharmacologie : phytochimie, plantes médicinales. 2è éd., Lavoisier, Paris, (1993).
35. Hubert R. Epices et aromates. Tec & Doc, Lavoisier, France, (1992).
36. Zenasni Leila. Etude du polymorphisme chimique des huiles essentielles de *Thymus satureioides* Coss et d'*Origanum compactum* Benth gu genre *Nepta* et évaluation de leur propriété antibactérienne. Thèse de doctorat, Université Mohammed-Agdal, Rabat, Maroc, (2014).
37. Guignard L., Cosson M., Henry. Abrégé de Phytochimie. Masson, Paris, (1985).
38. Bruneton J. Pharmacognosie Phytochimie Plantes médicinales. 2e édition, Technique documentation, Paris, (1993), pp 406- 410.
39. Guignard L., Cosson M., Henry. Abrégé de Phytochimie. Masson, Paris, (1985).pp-155.
40. Paolini J. Caractérisation des huiles essentielles par CPG/Ir, CPG/MS(IE/IC) et RMN du carbone 13 de *Citrus albidus* et deux *Asteraceae* endémique. Thèse de doctorat, (2005).
41. Boukhobza F. Goetz P. Phytothérapie en odontologie (guide clinique). Edition CdP, (2014), 978-2-84361-244-2/ 1242-899.

42. Bakkali F., Averbeck S., Averbeck D., Idaomar M. Biological effects of essential oils. *Food Chem. Toxicol.* (2008), 46:446-475.
43. Benchaar C., Calsamiglia S., Chaves A.V., Fraser G.R., Colombatto D., McAllister T.A., et al. Plant-derived essential oils in ruminant nutrition and production. *Animal Feed Science and Technology*, (2008), 145: 209–228.
44. Sangwan N.S., Farooqi A.H.A., Shabih F., Sangwan R.S. Regulation of essential oil production in plants. *Plant Growth Regulation*, (2001), 34 : 3–21.
45. Kaloustian J., Chevalier J., Martino C., Abou L., Vergnes M.F. Etude de six huiles essentielles : composition chimique et activité antibactérienne. *Phytothérapie*, (2008), 6 : 160–164.
46. Bruneton J. *Plantes toxique et végétaux dangereux pour l'homme et animaux*. Paris, (1999).
47. Delfine S., Loreto F., Pinelli P., Tognetti R., Alvino A. Isoprenoids content and photosynthetic limitations in rosemary and spearmint plants under water stress. *Agriculture, Ecosystems and Environment*, (2005), 106 :243–252.
48. Rubin M. *Guide pratique de phytothérapie et d'aromathérapie*. Edition Marketing S.A, Ellipses, (2004).
49. Ghassan Hijjawi, Hayat Al-Masimi, Rula Muhammad Jamil Qasim. *Pharmacologie*. Bibliothèque Dar Al-Thaqafa pour l'édition et la distribution, Amman, Jordanie, (2004).
50. Mohammedi Z. Etude de pouvoir antimicrobien et antioxydant des huiles essentielles et flavonoïdes de quelques plantes de la région Tlemcen. *Mémoire de Magistère*, Université Abou Bakr Belkaid, Tlemcen, (2006).
51. Ben Sassi A., Harzallah-Skhiri F., Aounil M. Investigation of some medicinal plants from Tunisia for antimicrobial activities. *J. Pharmaco. Bio.*, (2007), pp. 45.
52. Burt S. Essential oils: their antibacterial properties and potential applications in foods—a review. *International Journal of Food Microbiology*, (2004), 94 :253-223.
53. Carson C.F., Mee B.J., Riley T.V. Mechanism of action of *Melaleuca alternifolia* (tea tree) oil on *Staphylococcus aureus*. *Antimicrobial Agents Chemotherapy*, (2002), 46: 1914–1920.

54. Skandamis P., Koutsoumanis K., Fasseas K., Nychas G.J.E. Inhibition of oregano essential oil and EDTA on *Escherichia coli* O157:H7. *Italian Journal of Food Science*, (2001), 13 (1): 65–75.
55. Sikkema J., Bont J.A.M., Poolman B. Interactions of cyclic hydrocarbons with biological membranes. *Journal of Biological Chemistry*, (1994), 269: 8022–8028.
56. Ultee A., Kets E.P., Smid E.J. Mechanisms of action of carvacrol on the food-borne pathogen *Bacillus cereus*. *Applied and Environmental Microbiology*, (1999), 65: 4606–4610.
57. Griffin S.G., Wyllie S.G., Markham J.L., Leach D.L. The role of structure and molecular properties of terpenoids in determining their antimicrobial activity. *Flavour Fragrance Journal*, (1999), 14: 322–332.
58. Calsamiglia S., Busquet M., Cardozo P.W., Castillejos L., Ferret A. Essential oils as modifiers of rumen microbial fermentation. *Journal of Dairy Science*, (2007), 90: 2580–2595.
59. Dorman H.J.D., Deans S.G. Antimicrobial agents from plants: antibacterial activity of plant volatile oils. *Journal of Applied Microbiology*, (2000), 88: 308.
60. Garnero J. Semipreparative separation of terpenoids from essential oil. *Phytotherapy*, (1985), 15: 19.
61. Richard Hubert, Peyron L. L'extraction des épices et herbes aromatiques et les différents types d'extraits. *Epices et aromates. Tec et Doc – Lavoisier APRIA*, Paris, (1992).
62. Koedam A. Some aspects of essential oil preparation in capillary gas chromatography in essential oil analysis. Sandra P, Bicchi C, (1987), pp.13-27.
63. Morin P, Richard H. Thermal degradation of linalyl acetate during steam distillation. *Proc. 4 Fh Weurman Flav. Res. Symp.*, Elsevier Sci. Publ B.V., Amsterdam, (1985), pp. 563-576.
64. Teisseire P. Industrial quality control of essential oils by capillary G.C. in *Capillary Gas Chromatography in Essential oil Analysis*. Sandra P., Bicchi C., Heidelberg, New York, (1987), pp. 215-258.
65. Delaquis R.J., Stanich K., Girard B., Massa G. Antimicrobial activity of individual and mixed fractions of dill, cilantro, coriander and eucalyptus essential oils. *International Journal of Food Microbiology*, (2002), 74: 101–109.

66. Stace C. New Flora of the British Isles. Cambridge University Press, Tabata, M, Mizukani, H., Nador (2010), 95: 1376-1379.
67. Konoshima, M., "Antimicrobial activity of *Lithospermum erythron callus cultures*". Yakugaaku Zasshi, (1975), pp .95, 1376-1379.
68. Revue botanique de la Société linnéenne. (2016), 181(1),1-20.
69. Chevallier A., The Encyclopedia of Medicinal Plants. DK Publishing, (2016).
71. Neuwinger HD., Médecine traditionnelle africaine. Dictionnaire des usages et application des plantes. Avac supplément : système de recherche maladies, (2000).
72. Groupe de phylogénie des angiospermes. Mark W. Chase, Maarten J.M. Christenhusz.
73. Boullard B., Dictionnaire des plantes médicinales du monde : Croyances et Réalités. Ed. ESTEM, Paris, (2001), p.636.
74. Tanaka S.T., Mayumi T., Minoru T., Tabata M. A comparative study of anti-inflammatory activities of the enantiomers shikonin and alkannin. Journal of Natural Products, (1986), pp. 49, 466-469.
75. Karabin M., Hudcova T., Jelinek L., Dostalek P. Biotransformation and biological activities of hop flavonoids. University of Chemistry and Technology, Prague, (2015).
76. Khadka D., Dhamala M.K., Li F., Aryal P.C., Magar P.R., Bhatta S., et al. The use of medicinal plants to prevent COVID-19 in Nepal. Journal of Ethnobiology and Ethnomedicine, (2021),17: 1-17.
77. Bia S. Etude des activités biologiques de trois espèces du genre *Origanum*. Thèse master, Université d'El Oued, (2019).
78. Muqaddas, Khera R.A., Nadeem F., Jilani M.I. Essential Chemical Constituents and Medicinal Uses of Marjoram (*Origanum majorana* L.). International Journal of Chemical and Biochemical Sciences, (2016),9: 56-62.
79. Balahbib A., El Menyiy N., Bouyahya A. Phytochemistry, toxicology and pharmacological properties of *Origanum elongatum*, (2021).
80. Bina F., Rahimi R. Sweet Marjoram: A Review of Ethnopharmacology, Phytochemistry, and Biological Activities. Journal of Evidence-Based Complementary and Alternative Medicine, (2017), 22(1) : 175-185.

81. SAIMI A. Contribution à l'évaluation de la sensibilité d'*Escherichia coli* isolés d'infections urinaires communautaires aux quinolones et à l'extrait d'*Origanum glandulosum* et *Cynoglossum cheirifolium*. Mémoire de magistère, Université Aboubekr Belkaid Tlemcen, (2014).
82. OUIS N. Etude chimique et biologique des huiles essentielles de coriandre, de fenouil et de persil. Thèse doctorat, Université Oran 1, (2015).
83. Ramos da Silva L.R., Ferreira O.O., Cruz J.N., de Jesus Pereira Franco C., Oliveira Dos Anjos T., Cascaes M.M., et al. Lamiaceae Essential Oils, Phytochemical Profile, Antioxidant and Biological Activities. *Evid. -Based Complement. Altern. Med.*, (2021).
84. Soliman A.M., Desouky S., Marzouk M., Sayed A.A. *Origanum majorana* Attenuates Nephrotoxicity of Cisplatin Anticancer Drug. *Nutrients*, (2016), pp 8, 264.
85. Ouedrhiri W., Mechchate H., Moja S., Mothana R.A., Noman O.M., Grafov A., Greche H. Boosted Antioxidant Effect Using a Combinatory Approach. *Plants*, (2021), pp. 10, 2817.
86. Ou M.C., Hsu T.F., Lai A.C., Lin Y.T., Lin C.C. Pain relief assessment by aromatic essential oil massage. *J. Obstet. Gynaecol. Res.*, (2012), pp .38, 817–822.
87. Aboelhadid S.M., Abdel-Tawab H., Mahran H.A., Daferera D., Sokmen A., Al-Quraishy S., Abdel-Baki A.S. Synergistic larvicidal and repellent effects of essential oils of three *Origanum* species. *Exp. Appl. Acarol*, (2022), pp. 273-287.
88. Prabu S. Jing D., Chandran V., Mathew P. Insecticidal activity of *Origanum majorana* L. essential oil. *Entomol. Res.*, (2020), pp. 50, 402–413.
89. Nicolopoulou-Stamati P., Maipas S., Kotampasi C., Stamatis P., Hens L. Chemical Pesticides and Human Health. *Front. Public Health*, (2016), pp .4, 148.
90. Fierascu R.C., Fierascu I.C., Dinu-Pirvu C.E., Fierascu I., Paunescu A. The application of essential oils as a next-generation of pesticides. *Z. Naturforsch. C J. Biosci.*, (2020), pp .75, 183–204.
91. Caballero-Gallardo K., Olivero-Verbel J, Stashenko E.E. Repellent activity of essential oils and some of their individual constituents. *J. Agric. Food Chem.*, (2011), pp. 59, 1690–1696.
92. Kim S.W., Lee H.R., Jang M.J., Jung C.S., Park I.K. Fumigant Toxicity of Lamiaceae Plant Essential Oils. *Molecules*, (2016), pp. 21, 361.

93. Kordali S., Usanmaz A., Bayrak N., Çakır A. Fumigation of volatile monoterpenes and aromatic compounds. *Rec. Nat. Prod*, (2017), pp.11, 362.
94. Abbassy M.A., Abdelgaleil S.A.M., Rabie R.Y.A. Insecticidal and synergistic effects of *Majorana hortensis* essential oil. *Entomol. Exp. Appl.*, (2009), pp .131, 225–232.
95. Yang Y., Isman M.B., Tak J.H. Insecticidal Activity of 28 Essential Oils. *Insects*, (2020), pp .11, 474.
96. Jelali N., Dhifi W., Chahed T., Marzouk B. Salinity effects on growth, essential oil yield and composition. *J. Food Biochem*, (2011), pp. 35, 1443–1450.
97. Ragab T.I., El Gendy A.N.G., Saleh I.A., Esawy M.A. Chemical composition and evaluation of antimicrobial activity. *J. Essent. Oil-Bear.Plants*, (2019), pp. 22, 563–573.
98. Ezzeddine N.B.H.B., Abdelkefi M.M., Aissa R.B., Chaabouni M.M. Antibacterial screening of *Origanum majorana* L. oil. *J. Essent. Oil Res.*, (2001), pp.13, 295–297.
99. Baser K.H.C., Kirimer N., Tümen G. Composition of the Essential Oil of *Origanum majorana* L. *J. Essent. Oil Res*, (1993), pp .5, 577–579.
100. Hajlaoui H., Mighri H., Aouni M., Gharsallah N., Kadri A. Chemical composition and in vitro evaluation. *Microb.Pathog*, (2016), pp. 86–95.
101. APG III. Angiosperm Phylogeny Group classification. (2009), APG III.
102. D.J. Brown. *Med. Nat. Rev.*, (1994), pp .211-2,111.
103. Upton.R. Chaste Tree Fruit, *Vitex agnus-castus*. *American Herbal Pharmacopoeia*, Santa Cruz, CA, (2001).
104. BenkheÓra.A. Guide des habitats aride et saharien. *Projet ALG/00/G35*,
105. C. Du Mee. *Aust. J. Med. Herb*, (1993), pp. 5, 63-65.
106. Fleming.T. *PDR for herbal medicines*. NJ: Montvale, Medical Economics Company, Inc, (1998).
107. Dixon. D-Shanies, N. Shaikh. *Oncol.Rep*, (1999) pp .6, 1383-7.
108. K. Ohyama et al. *Biol. Pharm. Bull*, (2003), pp. 26, 10-8.
109. Mills.S, K. Bone. *Principles and Practice of Phototherapy*. Churchill Livingstone, London, (2000).

110. Dejan Stojkovic ´ a, Marina Sokovic ´ a, Jasmina Glamoc ´ lija a, Ana Dz ´ amic ´ b, Ana C ´ iric ´ a, Mihailo Ristic ´ c, Dragoljub Grubišic ´ a
111. Guignard J. Botanique systématique moléculaire. Masson, Paris, (2001), pp. 221-225.
112. Ponce A.G., Fritz R., del Valle C.E., Roura S.I. Antimicrobial activity of essential oils on the native microfora of organic Swiss chard. Lebensmittel-Wissenschaft und -Technologie, (2003) 36: 679–684.
113. Ponce A.G., Fritz R., del Valle C., Carlos Cavaleiro, Ligia Salgueiro. Antifungal activity of essential oils on the native microflora of organic swiss chard. Leben-Wissen and tech, (2009).
114. Wertheim H.F., Melles D.C., Vos M.C., van Leeuwen W., van Belkum A., Verbrugh H.A., Nouwen J.L. The role of nasal carriage in Staphylococcus aureus infections. Lancet Infect Dis, (2005), 5:751–762. :10.1016/S1473-3099(05)70295-4.
115. Brun Y., Bes M., Vandenesck F. Staphylococcus. In: Freney J, Hasen W, Bollet C, eds. Précis de bactériologie clinique. Eska, Paris, (2000).
116. Avril J.L., Dabernat H., Denis F., Monteil H. Bactériologie clinique. 3ème édition. Ellipses, Paris, (2003), pp. 8-28.
117. Wang G., Zhao G., Chao X., Xie L., Wang H. The Characteristic of Virulence, Biofilm and Antibiotic Resistance of Klebsiella pneumonia. Int. J. Environ. Res. Public Health, (2020).
118. Murphy C.N., Clegg S. Klebsiella pneumoniae and type 3 fimbriae: nosocomial infection, regulation and biofilm formation. Future Microbiology, (2012).
119. Willsey G.G., Ventrone S., Schutz K.C., Wallace A.M., Ribis J.W., Suratt B.T., Wargo M.J. Pulmonary surfactant promotes virulence gene expression and biofilm formation in Klebsiella pneumoniae. Infection and Immunity, (2018).
120. Flandrois J.P. Bactériologie médicale, (1997).
121. Kessler R., et al. Diarrhea, bacteremia and multiorgan dysfunction due to an extraintestinal pathogenic Escherichia coli strain with enteropathogenic E. coli genes. FEMS Pathogens and Disease, (2015).
122. El Kamari F., Chlouchi A., El Hamzaoui N., Harmouzi A., Lhilali I., El Amrani J., El Mouhdi K., El Omari H., Abdellaoui A. Chemical Composition,

Antioxidant and Antimicrobial Activities of the Essential Oil of *Origanum majorana* Growing in Middle Atlas of Morocco. *Tropical Journal of Natural Product Research*, (2023), 7(10), 1693–1699.

123. Asdadi A., et al. Study on chemical analysis, antioxidant and in vitro antifungal activities of essential oil from wild *Vitex agnus-castus* L. seeds growing in area of Argan Tree of Morocco against clinical strains of *Candida* responsible for nosocomial infections. *Journal de Mycologie Médicale* (2015), 25(4), e118–e127.

124. Sarikurkcü C., Arisoy K., Tepe B., Cakir A., Abali G., Mete E. Studies on the antioxidant activity of essential oil and different solvent extracts of *Echium* species from Turkey. *Food and Chemical Toxicology*, (2009), 47(10), 2479–248.

125. El Kamari F., Chlouchi A., El Hamzaoui N., Harmouzi A., Lhilali I., El Amrani J., El Mouhdi K., El Omari H., Abdellaoui A. Chemical Composition, Antioxidant and Antimicrobial Activities of the Essential Oil of *Origanum*. (2023).

126. Bonjar GS. Evaluation of antibacterial properties of Iranian medicinal plants against *Micrococcus luteus*, *Serratia marcescens*, *Klebsiella pneumoniae* and *Bordetella bronchiseptica*. *Asian J Plant Sci* (2004), 3:82-6.

127. Asdadi A., et al. Study on chemical analysis, antioxidant and in vitro antifungal activities of essential oil from wild *Vitex agnus-castus* L. seeds growing in area of Argan Tree of Morocco against clinical strains of *Candida* responsible for nosocomial infections. *Journal de Mycologie Médicale*, (2015)PP,25.



تصريح شرفي

خاص بالالتزام بقواعد النزاهة العلمية لإنجاز بحث

(ملحق القرار 1082 المؤرخ في 2021/12/27)

أنا الممضي أسفله،

السيد(ة): نوريس سعاد

تخصص: كيمياء صلبة لا ئيئة

الصفة: طالب سنة ثانية ماستر كيمياء

الحامل(ة) لبطاقة التعريف الوطنية رقم: 1852369 م.م. الصادرة بتاريخ: 2017/10/08

المسجل بكلية: العلوم الدقيقة قسم: علوم المادة والمكلف

بانجاز أعمال بحث : مذكرة ماستر في الكيمياء

عنوانها: الاستخلاص والفعالية البيولوجية للزيوت

الأساسية لبعض النباتات الطبية

أصرح بشرفي أنني ألتزم بمراعات المعايير العلمية والمنهجية ومعايير الأخلاقيات المهنية والنزاهة الأكاديمية المطلوبة في انجاز البحث المذكور أعلاه وفق ما ينص عليه القرار رقم 1082 المؤرخ في 2021/12/27 المحدد للقواعد المتعلقة بالوقاية من السرقة العلمية ومكافحتها.

على امضاء السيد

التاريخ: 2025/05/30

إمضاء المعني بالمر

04 جوان 2025

نوريس

نوريس سعاد

