REPUBLIQUE ALGERIENNE DEMOCRATIQUE ET POPULAIRE

وزارة التعليم العالي والبحث العلمي

Ministère de l'Enseignement supérieur et de la Recherche Scientifique



Faculté : Sciences de la Nature et de la Vie et des Sciences de la Terre

Département : Biologie

Spécialité : Microbiologie Appliquée

Mémoire de fin d'étude pour l'obtention du diplôme de Master

Thème:

Effet antibactérien des huiles essentielles d'*Ammi visnaga* sur quelques espèces bactériennes

Présenté par:

- ✓ DJELLAB Nour El Houda
- ✓ FELLAH Fatma Zohra
- ✓ MERZOUG Djahida

Devant le jury :

Présidente	M ^{ene} ABDELLI W.	MCB	UDBKM
Promotrice	Melle LATTAB A.	MAB	UDBKM
Examinatrice	M ^{me} Sari F.	MCB	UDBKM

Année universitaire: 2019/2020

Remerciement

On tient à remercier, Dieu le tout puissant pour nous avoir donnée de la force et de la patience.

Nous tenons à exprimer nos remerciements à notre promotrice M^{elle} LATTAB Aicha pour son encadrement, pour son aide précieuse et surtout pour tous ses conseils et ses remarques qui nous ont permis de réaliser ce modeste travail

On exprime nos profonds remerciements pour

 M^{elle} ABDELLI Wafae pour l'honneur qu'elle nous a fait pour assurer la présidence du jury.

M^{me} SARI Fouzia d'avoir bien voulu accepter de juger ce travail.

Nous remercions toute la promo de Microbiologie Appliquée 2019-2020

Nos remerciements vont également à tous nos Enseignants de graduation qui ont participé à notre formation, qu'ils veuillent bien trouver ici l'expression de notre gratitude, et à tous ceux qui ont contribué de près ou de loin à accomplir ce travail.

Dédicaces

D'un grand cœur plein d'affection et de tendresse,

Je dédie ce travail:

A mes très chers parents pour leurs soutiens au long de mes études, je ne les remercierai jamais assez, pour tout ce qu'ils m'ont fait.

Là où je suis arrivée aujourd'hui c'est à MES CHERS PARENTS que je le dois, que Dieu vous garde.

A mes chères sœurs : ma tendre et chère belle-sœur "Houria" pour sa bonté, sa générosité de cœur et son aide , Karima et Djamila.

A mes très chers frères: Mihob et Mohamed.

A mon compagnon, qui était ma soeur avant la petite amie "Fati".

A mes chères trinôme: Djahida et Fatma Zohra.

A mes proches et toute ma famille, et tous les gens qui j'aime.

A tous les autres que je n'ai pas cités mais à qui je pense aussi.

A tous mes collègues de la promotion 2019-2020.

Merci!

Dédicaces

Je dédie ce modeste travail

A mes chers parents,

Symbole de reconnaissance et de remerciements pour tout ce qu'ils

m'ont donné dans ma vie, leur encouragement et leur soutien tout au long de

mes études.

A mon chère fiancée Yacine

La personne la plus adorable et la plus plus gentille, celui qui

m'a encouragé pour terminer mes études, et ma donnée l'espoir de la réussite.

A mon chère et seule frère AYOUB

A mon très chère amis NOURA

Symbol d'amitié

A mon très chère trinôme Nour el Houda et Djahida

A tout la famille fellah, mes proches et à ceux qui me donne de l'amour et de la vivacité

A tous mes amis et mes collègues qui m'ont toujours encouragé, et à qui je souhaite plus de succès. A tous ceux que j'aime.

Merci!

Dédicaces

Je dédie ce modeste travail

A mes très chers parents

Qui m'ont soutenu et encouragé durent ces années d'études

A mes très chers frères et mes très chères sœurs

A mon marié

<u>A mon très chère trinôme</u> fatma Zohra et Nour el Houda

<u>A mes meilleurs amis :</u> Hadjer, Sara et Hanaa

A tous mes amis et mes collègues qui m'ont toujours encouragé

Merci!

Sommaire

Résumé	
Liste des abréviations	
Liste des tableaux	
Liste des figures	
Introduction	1
Chapitre I : Infections nosocomiales et anti-	
biorésistance	
I.1. Infections nosocomiales	
I.1.1. Présentation des infections nosocomiales	
I.1.1. Définition	3
I.1.1.2. Historique	3
I.1.3. Epidémiologie	4
I.1.4. L'origine des germes	4
I.1.5. Mode de transmission	5
I.2. Les principales bactéries responsables des infections nosocomiales	7
I.2.1. Escherichia coli	7
I.2.1.1. Historique	7
I.2.1.2. Description	7
I.2.1.3. Classification	8
I.2.1.4. Les pathologies de la bactérie Escherichia coli	8
1. Escherichia coli à l'origine des infections extra-intestinales (ExPEC)	9
2. Escherichia coli à l'origine des infections intestinales :	10
I.2.2. Staphylococcus aureus	10
I.2.2.1. Historique	10
I.2.2.2. Description	11
I.2.2.3. Classification	12
I.2.2.4. Les infections et la pathogénicité à Staphylococcus aureus	12
I.2.3. Pseudomonas aeruginosa	13
I.2.3.1. Historique	13
I.2.3.2. Description	13

I.2.3.3. Pathogénicité de Pseudomonas aeruginosa	14
I.2.3.4. Infections à Pseudomonas aeruginosa	15
A. Infections aigüe	15
B. Infections chronique	16
I.3. Antibiorésistance	16
I.3.1. Les antibiotiques	16
I.3.1.1. Les antibiotiques naturels	16
I.3.1.2. Les antibiotiques synthétiques	16
I.3.2. Mécanisme d'action des antibiotiques :	17
I.3.3. Types de résistance aux antibiotiques	18
I.3.3.1. Résistance naturelle	18
I.3.3.2. Résistance acquise	18
1. La résistance chromosomique	19
2. La résistance extra-chromosomique	19
I.3.4. Mécanismes de résistance	19
I.3.4.1. Modification de la perméabilité membranaire	19
I.3.4.2. Les Systèmes d'efflux bactériens	20
I.3.4.3. Dégradation et modification enzymatique des antibiotiques	20
I.3.4.4. Altération des cibles cellulaires des antibiotiques	21
Chapitre II : Ammi visnaga	
II.1. Phytothérapie	22
II.2. Propriétés des Apiacées	22
II.3. L'espèce Ammi visnaga	23
II.4. Description botanique d'Ammi visnaga	23
II.5. Position taxonomique d'Ammi visnaga	24
II.6. Distribution Géographique	24
II.7. Principaux constituants phytochimique	25
II.8. Utilisations médicinales traditionnelles	28
II.9. Activités biologiques	28
II.9.1. Intérêt thérapeutique	28
II.9.2. Activité antimicrobienne	29
II.9.3.Activité antibiofilm	29

Chapitre III : les huiles essentielles

III. Les huiles essentielles	30
III.1.Définition	30
III.2.Localisation des huiles essentielles	30
III.3. Rôle des huiles essentielles	30
III.4. Composition chimique	30
III.4.1. Les composés terpéniques	31
A. Les monoterpènes	
B. Les sesquiterpènes	32
III.4.2. Les composés aromatiques dérivés du phénylpropane	32
III.4.3. Des composés d'origines diverses	32
III.5. Facteurs de variabilité	35
III.5.1. Origine botanique	35
III.5.2. L'organe producteur	35
III.5.3. Origine géographique	35
III.6. Les procédés d'extraction des huiles essentielles	35
III.6.1. L'hydrodistillation	36
III.6.2. Extraction par entraînement à la vapeur d'eau	37
III.6.3. L'hydrodiffusion	37
III.6.4. L'expression à froid	38
III.6.5. Extraction par solvants	39
III.6.6. Extraction par les corps gras	40
III.6.7. Extraction par micro-ondes	40
III.7.Activités biologiques des huiles essentielles	41
III.8.Toxicité des huiles essentielles	42
III.8.1. Toxicité par voie orale	42
III.8.2.Toxicité dermique	42
III.8.3.Cytotoxicité	43
II.8.4. Neurotoxicité	43
III.9. La conservation des huiles essentielles	43

Chapitre	IV :	Méthodes	d'éval	uation	de l'ac	tivité
ant	ibacı	térienne de	es huile	s essen	tielles	

IV.1. Activité antibactérienne	44
IV.1.1. Généralités	44
IV.1.2. Agents antimicrobiens	44
IV.2. Facteurs déterminants le degré d'activité des huiles essentielles	45
IV.2. 1. Activité liée à la composition chimique	45
IV.2. 2. Le type des microorganismes cible	46
IV.2.3. Mode d'action des huiles essentielles	46
IV.3. Méthodes d'évaluation de l'activité antibactérienne	47
IV.3.1. Evaluation de l'activité antibactérienne	47
IV.3.1.1.Méthode de diffusion en milieu solide	47
A. Par la méthode de diffusion en disque (aromatogrammes)	48
B. Par la méthode de diffusion en puits	49
IV.3.1.2. Méthode en phase vapeur (ou Micro-atmosphère)	49
IV.3.2. Méthode de dilution (Détermination de la Concentration Minimale	50
Inhibitrice (CMI))	
IV.3.2.1. Technique de micro-dilution en milieu liquide	50
IV.3.2.2. Technique de macro-dilution en milieu liquide	51
IV.3.2.3. Technique de macro-dillution en milieu solide	52
IV.3.2.4. La méthode de E-test (Méthode de diffusion et de dilution)	54
IV.3.2.5. Détermination de la Concentration Minimale Bactéricide (CMB)	54
en milieu solide	

Liste des abréviations

ATP: Antibiotique

ATPase: Adénosine Triphosphatase

BGN: Bactérie gram négative

°C: Degré Celsus

cm: Centimètre

CMB: Concentration minimale bactéricide

CMI: Concentration minimale inhibitrice

DAEC: Escherichia coli à adhésion diffuse

DL: Dose létale

DMSO: Diméthyl sulfoxide

E: Escherichia

EaggEC: Escherichia coli Entéroaggrégative

EHEC: Escherichia coli Entérohémorragiques

EIEC: Escherichia coli Entéroinvasives

EPEC: Escherichia coli Etéropathogènes

ETEC: Escherichia coli Entérotoxinogènes

ExPEC: Escherichia coli à l'origine des infections extra-intestinales

FK: Fibrose kystique

G: gramme

HEs: Huiles Essentielles.

IN: Infection nosocomial

Kg: Kilogramme

L: Linné

MDR: Multi- résistance aux drogues

MFP: Membrane Fusion Protein

Mg: milligramme

Ml: millilitre

Mm: Millimètre

NMEC: méningites néonatales

OMS: Organisation Mondiale de la Santé

P: Pseudomonas

PBPs: Penicilin-binding protein

TTC: Triphényl tétrazolium chloride

VMHD: Vacuum Microwave Hydrodistillation

%: Pourcentage

Liste des figures

Figure 1:	Transmission de l'infection hospitalière 6				
Figure 2:	Observation microscopique d'Escherichia coli dans le microscope				
	électronique				
Figure 3:	Micrographie électronique à balayage colorisée de <i>Staphylococcus</i> aureus Grossissement x 18,501	11			
Figure 4:	Observation au microscope électronique d'une souche de				
	Pseudomonas aeruginosa	14			
Figure 5:	Mécanisme d'action des antibiotiques sur les cellules bactériennes	18			
Figure 6:	Ammi visnaga L	24			
Figure 7:	Structure chimique de quelques composés des huiles essentielles	34			
Figure 8:	Montage d'extraction par Hydrodistillation	36			
Figure 9 :	Montage d'extraction par entraînement à la vapeur d'eau 3'				
Figure 10:	Montage d'extraction par hydrodiffusion 38				
Figure 11 :	Montage d'extraction par l'expression à froid 39				
Figure 12:	Montage d'extraction par micro-ondes 40				
Figure 13 :	Principe de la méthode de diffusion par disque. 48				
Figure 14 :	Principe de la méthode de diffusion en puits.				
Figure 15:	Principe de la méthode de micro-atmosphère. 50				
Figure 16:	La détermination de CMI par micro-dilution en microplaque de 96 5				
	puits par l'utilisation un indicateur de croissance en solution.				
Figure 17:	Détermination de la Concentration Minimale Inhibitrice (CMI). 52				
Figure 18 :	Détermination de la concentration minimale inhibitrice (CMI) par la 5				
	méthode de macro-dilution en milieu solide				
Figure 19 :	La méthode E-test (Méthode de diffusion et de dilution).	54			
Figure 20 :	Détermination de la Concentration Minimale Bactéricide (CMB). 55				

Liste des tableaux

Tableau 1 :	La classification d'Escherichia coli selon le Bergey's manual	8
Tableau 2 :	Classification de Sataphylococcus aureus selon le Bergey's manual	12
Tableau 3 :	Le mécanisme d'action des antibiotiques sur les cellules bactériennes	17
Tableau 4 :	La classification d'Ammi visnaga selon Bokbenit	24
Tableau 5	Composition chimique de l' <i>Ammi visnaga</i>	27

Résumé

La prolifération de bactéries résistantes est devenue une préoccupation majeure dans le domaine de la santé, d'où l'importance d'orienter les recherches vers des nouvelles molécules. La science moderne et les progrès technologiques accélèrent la découverte et le développement des substances naturelles à base des plantes avec une activité thérapeutique améliorée et des effets secondaires réduits.

Dans cette étude nous nous sommes intéressés à l'étude de l'activité antibactérienne des huiles essentielles d'*Ammi visnaga* sur quelques espèces bactériennes «*Escherichia coli, Staphylococcus aureus, Pseudomonas aeruginosa*», mais à cause la situation exceptionnelle de cette année (la pandémie de Corona Virus (Covid 19), ce travail ne pote que la partie bibliographique.

On a commencé par la présentation des principales bactéries responsables des infections nosocomiales et leurs mécanismes de résistance aux antibiotiques. Puis on a fait une recherche sur la plante *Ammi visnaga*, dont on a cité des travaux sur l'activité antibactérienne de cette plante où plusieurs études montrent leur propriété antibactérienne. Ensuite on a ajouté une étude sur les huiles essentielles et on a déterminé par les méthodes d'évaluation de l'activité antibactérienne pour prendre quelque connaissance sur les différentes techniques d'extraction et les techniques qu'on peut utiliser pour l'étude de l'effet antibactérien d'un composé ou d'un extrait biologique.

Mots clés : *Ammi visnaga*, Huiles essentielles, activité antibactérienne, *Escherichia coli*, *Staphylococcus aureus*, *Pseudomonas aeruginosa*.

Abstract

The proliferation of resistant bacteria has become a major concern in the health field, hence the importance of directing research to wards new molecules. Modern science and technological advancements are accelerating the discovery and development of natural herbal substances with improved therapeutic activity and reduced side effects.

In this study we were interested of the antibacterial activity of essential oils of *Ammi visnaga* on some bacterial species "*Escherichia coli*, *Staphylococcus aureus*, *Pseudomonas aeruginosa*", but because of the exceptional situation of this year (the pandemic of Corona Virus (Covid 19), this work only reviews the bibliographic part.

We started with a presentation of the main bacteria responsible for nosocomial infections and their mechanisms of resistance to antibiotics. Then we did a research on the plant *Ammi visnaga*, where we cited works on the antibacterial activity of this plant where several studies show their antibacterial property. Then we added a study on essential oils and we determined by the evaluation methods of antibacterial activity to gain some knowledge of the different extraction techniques and techniques that can be used for the study of the antibacterial effect of a compound or a biological extract.

Key words : *Ammi visnaga*, Essential oils, antibacterial activity, *Escherichia coli*, *Staphylococcus aureus*, *Pseudomonas aeruginosa*.

الملخص

أصبح انتشار البكتيريا المقاومة مصدر قلق كبير في المجال الصحي، ومن هنا تأتي أهمية توجيه البحث نحو جزيئات جديدة. يعمل العلم الحديث والتقدم التكنولوجي على تسريع اكتشاف وتطوير المواد الطبيعية العشبية مع تحسين النشاط العلاجي وتقليل الآثار الجانبية.

اهتمينا في هذا العمل بدراسة النشاط المضاد للبكتيريا لزيوت الاساس لنبات Ammi visnaga على بعض الأنواع البكتيرية (Staphylococcus aureus, Pseudomonas aeruginosa 'Escherichia coli) ولكن بسبب الوضع الاستثنائي لهذا العام (وباء فيروس كورونا (كوفيد 19) ، هذا العمل يحتوي على الجزء الببليوغرافي فقط.

بدأنا بعرض للبكتيريا الرئيسية المسؤولة عن التهابات المستشفيات وآليات مقاومتها للمضادات الحيوية. ثم قمنا بإجراء بحث على نبات Ammi visnaga حيث تم الاستشهاد بالأعمال المتعلقة بالنشاط المضاد للبكتيريا لهذا النبات حيث أظهرت عدة دراسات خصائصها المضادة للبكتيريا ثم أضفنا دراسة على الزيوت الأساسية وطرق تقييم النشاط المضاد على البكتيريا لاكتساب بعض المعرفة حول تقنيات الاستخراج المختلفة وطرق التي يمكن استخدامها لدراسة التأثير المضاد على البكتيريا لمركب أو مستخلص بيولوجي.

الكلمات المفتاحية: Ammi visnaga، زيوت الاساس، نشاط مضاد للجراثيم، Escherichia coli، الكلمات المفتاحية: Staphylococcus aureus, Pseudomonas aeruginosa.

Introduction

Introduction

L'efficacité de l'antibiothérapie dans le contrôle et la limitation de la dissémination des agents pathogènes a ainsi fait naître l'espoir de pouvoir éradiquer l'ensemble des maladies infectieuses. Malheureusement, l'émergence des bactéries résistantes aux antibiotiques a mis un terme à cette vague d'optimisme.

La montée des résistances est due à la prescription immodérée et souvent inappropriée des antibiotiques. Administrés à titre curatif ou préventif, les antibiotiques favorisent l'élimination des bactéries sensibles et la sélection des plus résistantes. Ce phénomène de résistance aux antibiotiques est général et concerne toutes les espèces bactériennes.

La prolifération de bactéries résistantes est devenue une préoccupation majeure dans le domaine de la santé. En devenant insensibles à tout traitement, ces bactéries limitent la gamme d'antibiotiques disponibles en thérapeutique médicale. La situation est d'autant plus alarmante que les infections causées par les bactéries résistantes entraînent souvent une prolongation de l'état pathologique et un accroissement du taux de mortalité. L'acquisition de ces multiples résistances a engendré une perte d'efficacité de l'antibiothérapie pour, finalement, conduire à une impasse thérapeutique.

Le développement de nouveaux agents thérapeutiques s'avère indispensable pour lutter contre les phénomènes de la résistance bactérienne. Dans ce but, l'investigation des plantes représente un potentiel inestimable pour la découverte de nouvelles substances à pouvoir antimicrobien et antioxydant. Ainsi les huiles essentielles commencent à avoir beaucoup d'intérêt comme source potentielle de molécules naturelles bioactives (Bruneton, 1999 ; Teuscher *et al.*, 2005). Elles font l'objet d'étude pour leur éventuelle utilisation comme alternative pour le traitement des maladies infectieuses (Chalchat *et al.*, 1997; Baser *et al.*, 2001).

Selon l'organisation mondiale de la santé (OMS), près de 80% des populations dépendent de la médecine traditionnelle pour des soins de santé primaire (O.M.S, 2002). Des avantages économiques considérables dans le développement de cette médecine et dans l'utilisation des plantes médicinales pour le traitement des diverses maladies ont été constatés (Muthu *et al.*, 2006). Par conséquent, la recherche des principes actifs potentiels de la plante est plus que jamais d'actualité.

Introduction

Les huiles essentielles ont, à toutes époques, occupé une place importante dans la vie quotidienne des hommes qui les utilisaient autant pour se parfumer, aromatiser la nourriture ou même se soigner. La connaissance des huiles essentielles remonte à fort longtemps puisque l'homme préhistorique pratiquait déjà, à sa manière, l'extraction des principes odorants des plantes. Il plongeait, dans un même récipient rempli d'eau, des plantes odorantes et des pierres brûlantes. La vapeur dégagée entraînait les molécules volatiles, puis le tout était recueilli à s'aide d'une peau d'animal dont l'essorage donnait quelques gouttes d'huile essentielle (Robert, 2000).

Ammi visnaga (L.) Lam. (khella) est une plante médicinale commerciale d'origine méditerranéenne. Les extraits des semences de cette plante sont employés dans la médecine pour le traitement des maladies coronariennes et de l'asthme bronchiale. La khelline, la visnagine et la visnadine sont des principes actifs des fruits d'Ammi visnaga qui sont très utilises dans l'industrie pharmaceutique (Sittig, 1988; Grayna et al., 1998; Kleeman et al., 1999).

Ce travail a pour objectif, l'extraction et l'étude de l'activité antibactérienne des huiles essentielles d'*Ammi visnaga*.

Mais à cause la situation exceptionnelle de cette année (la pandémie de Corona Virus (Covid 19), ce mémoire ne porte que la partie bibliographique qui englobe quatre chapitres.

Dans le premier chapitre, nous aborderons la présentation des infections nosocomiales et l'antibiorésistance.

Le deuxième chapitre présente une connaissance des différentes caractéristiques de la plante choisi (*Ammi visnaga*), leur description, classification, composition chimique, utilisation et leurs propriétés antibactériennes.

Pour le troisième chapitre, on a présenté les huiles essentielles (origine, rôle, localisation), composition chimique et les différentes techniques d'extraction.

Alors que le quatrième chapitre (Méthodes d'évaluation de l'activité antibactérienne des huiles essentielles) développe les déférentes techniques qu'on peut utiliser pour l'étude de l'effet antibactérien d'un composé ou d'un extrait biologique.

2

Chapitre I : Infections nosocomiales et antibiorésistance

I. Infections nosocomiales

I.1. Présentation des infections nosocomiales

I.1.1. Définition

On appelle infection nosocomiale une malade infectieuse (bactérienne, fongique, parasitaire, virale) identifiable par la clinique ou le laboratoire et acquise dans une structure de soins. Elle peut concerner soit un patient qui a été hospitalisé ou qui a subi des soins en ambulatoire dans la structure de soins, soit un personnel soignant dans le cadre de son activé professionnelle. Le délai d'acquisition est variable selon le type d'infection mais il est habituellement admis qu'un minimum de 48h entre l'admission et les premiers symptômes est nécessaire pour parler d'infection nosocomial (Éric, 2002). Une infection est dite nosocomiale dans les sites d'une opération si elle survient dans les 30 jours après l'acte opératoire (ou 1 an en cas prothèse ou d'implant), même si le patient n'est plus hospitalisé (François *et al.*, 2007).

I.1.2. Historique

Les infections dites nosocomiales (du grec nosos, maladie, et komein, soigner, et par extension, du latin nosocomial, hôpital). Dès le milieu du 19ème siècle, des progrès majeurs ont été réalisés pour limiter le développement d'infections hospitalières. En 1846, le Docteur Ignaz Semmelweis observe que les fièvres puerpérales sont quatre fois moins fréquentes si les accouchements sont effectués par des sages-femmes que des carabines qui pratiquent également des autopsies, en leur imposant une désinfection des mains avant l'accouchement, la mortalité par fièvre puerpérale est passée de 11,4 à 1% (Astragneau, 1998).

Les travaux de Louis Pasteur et de Robert Koch ont permis de comprendre la nature et les modes de transmission des maladies infectieuses, ceci aura pour conséquence le développement des techniques d'isolement visant à interférer avec les divers modes de Transmission des agents infectieux. En 1942, Alexander Fleming découvrait la pénicilline, depuis cette date, les antibiotiques ont amené un vent d'optimisme et d'euphorie qui laissa croire que la pathologie infectieuse, hospitalière ou non, pourra aisément être maîtrisée (Jean paul, 2002).

Dès la fin des années cinquante, on a vu l'apparition des épidémies dévastatrices d'infections hospitalières à *Staphylocoques dorés* résistants à la pénicilline. Ceci va susciter un regain d'intérêt pour les infections hospitalières. En effet, si le renforcement des mesures d'hygiènes et la découverte de la pénicilline résistante aux pénicillinases vont permettre de mieux contrôler les infections à *Staphylocoques dorés*, d'autres agents, avant tous les bacilles Gram négatif (BGN)

mais aussi toutes sortes de bactéries ou de champignons jugés jusqu'alors non pathogènes vont prendre le relais et être à l'origine des infections hospitalières observées aujourd'hui. Ces infections sont difficiles à contrôler car ces agents appartiennent le plus souvent à la flore normale du patient et leur résistance ne fait que s'élargir parallèlement au développement des nouveaux antibiotiques (Paul et Robert, 1998).

I.1.3. Epidémiologie

- ➤ Les infections nosocomiales sont un problème de santé publique préoccupant. Leur prévalence en France est estimée à 6-7% atteignant 20% dans les services de réanimation. Les services les plus touchés sont ceux de réanimation, d'hématologie, de chirurgie et brûlés.
- Les principaux micro-organismes responsables sont les bacilles gram négatif (53%) et les Cocci gram positif (33%): *Escherichia coli* (21%), *Staphylococcus aureus* (16%), *Pseudomonas aeruginosa* (11%), *Enterococcus spp* (8%). Ces quatre espèces représentent 56% des microorganismes retrouvés dans les infections nosocomiales (Francois *et al.*, 2007).
- La mortalité due aux infections nosocomiales est mal documentée, mais représente certainement plusieurs milliers de décès par an, notamment par pneumonie nosocomiale (François *et al.*, 2007).
- Les 5 principaux sites des infections nosocomiales représentent 70% de l'ensemble des infections nosocomiales avec par ordre d'importance : les infections urinaires (35%), les infections respiratoires basses (12%), les infections du site opératoire (11%), les bactériémies (6%) et les infections par cathéter (4%) (François *et al.*, 2007).

I.1.4. L'origine des germes

• La flore saprophyte du malade lui-même

Elle subit au cours des premiers jours de l'hospitalisation des modifications qualitatives. Les bacilles à coloration de Gram négative et plus accessoirement les levures (*Candida*) remplacent les Cocci à coloration de Gram positive ou les anaérobies. Ces flores saprophytes modifiées colonisent les sites préférentiels chez le malade entraînant une infection de l'appareil urinaire, des plaies opératoires, ou du parenchyme pulmonaire (Bouvet et Crimont, 1989).

• Le personnel soignant (médical et paramédical)

La contamination peut se faire par le biais du personnel soignant qui transmet les germes d'un patient à l'autre avec ses instruments ou ses mains souillées (Fagon, 1998).

• L'environnement

Il est moins déterminant dans le cadre de programme de prophylaxie que les deux précédentes origines. Il peut être contaminé par le personnel ou par le patient. Il comprend les divers appareillages d'assistance respiratoire et de monitorage par voie intra vasculaire, les lavabos, les instruments (stéthoscope, tensiomètre ...), les liquides et les tubulures, la nourriture et l'air ambiant (Tasseau et Baron, 1989).

I.1.5. Mode de transmission

a) Auto-infection

C'est lorsque le malade s'infecte soit par ses propres germes in situ soit à partir de l'environnement immédiat (surface de la peau, vêtement, lit). Ces infections sont dues généralement aux germes saprophytes qui deviennent pathogènes à la suite d'une antibiothérapie itérative ou d'un traitement immunosuppresseur. Les complications infectieuses respiratoires liées au décubitus et ses conséquences sur le drainage des voies aériennes peuvent être des auto-infections. Enfin certains malades immunodéprimés (aplasie médullaire, SIDA) peuvent avoir des bactériémies dues aux germes intestinaux qu'ils hébergent. Ces infections rigoureusement endogènes sont aussi des auto-infections (Berche *et al.*, 1991).

b) Hétéro infection

On parle d'hétéro-infection lorsqu'un agent infectieux est transporté d'un malade à un autre provoquant une infection dite croisée ou hétéro-infection.

L'agent infectieux est rarement transmis par contact direct ou par voie aérienne. Le plus souvent le vecteur est le personnel soignant par ses mains, et ou ses instruments de travail. On parle d'infection manu portée ou d'infection transmise par le matériel d'exploration ou de soin. C'est le mode de contamination majeure lors de nombreuses épidémies et probablement le plus sensible aux mesures prophylactiques (Tasseau et Baron, 1989).

c) Xéno-infection

Ce sont des infections qui sévissent sous forme endémique ou épidémique dans la population extrahospitalière. Les agents infectieux sont importés à l'hôpital par les malades, le personnel soignant, ou les visiteurs qui en sont atteints ou qui sont en phase d'incubation. Ils se transmettent par voie aérienne, par contact direct ou indirect et trouvent à l'hôpital des victimes particulièrement réceptives et des conditions de transmission facilitées. Lorsque la maladie infectieuse est le seul motif d'hospitalisation, les mesures immédiates d'isolement peuvent être prises. Mais dans certains cas l'infection est indépendante du motif d'hospitalisation (Tasseau et Baron, 1989).

d) Exo-infection

Cette infection est liée à des avaries techniques (stérilisation inefficace, filtre à air non stérile, eau polluée). Les matériaux à usage paramédical ou domestique sont utilisés auprès des malades ; ils sont susceptibles d'être contaminés et peuvent ainsi provoquer des infections nosocomiales souvent épidémiques (Ouhibi, 2015).

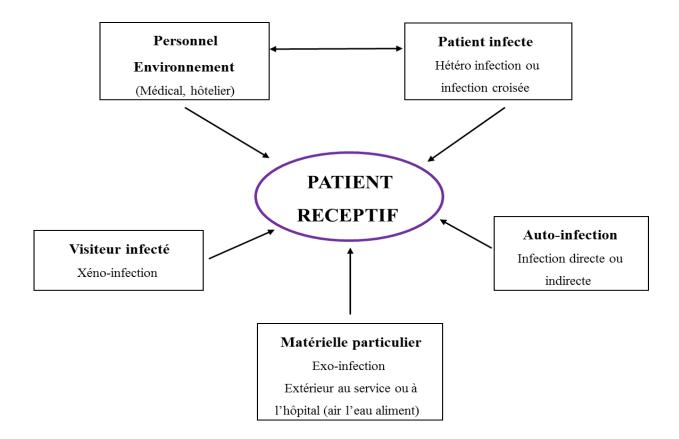


Figure 01: Transmission de l'infection hospitalière (APPIT,1999).

I.2. Les principales bactéries responsables des infections nosocomiales

I.2.1. Escherichia coli

I.2.1.1. Historique

En 1885, Theodor Echerich (1857-1911) découvre un bacille qu'il dénomma Bactérium coli commun dans des selles de nourrissons (Leminor *et al.*, 1954). Médecin allemand, il fit une partie de ses études de médecine à Strasbourg Thèse de doctorat en pédiatrie en 1881 à Munich « A propos des bactéries intestinales des nourrissons et de leur rapport avec la physiologie de la digestion ». En 1904, cette même bactérie a été isolée dans un cas d'infection urinaire et en 1919, Castellani et Challmers donnent le nom d'*Escherichia* à cette bactérie (Buttiaux *et al.*, 1956).

I.2.1.2. Description

Escherichia coli est un bacille à coloration de Gram négative (**Figure 2**) de la famille des Enterobacteriacea, de 2-3 microns de long et de 0,6 micron de large, et aux extrémités arrondies. L'organisme peut être variable en taille et en forme. Les souches sont en général mobiles et possèdent une couronne flagellaire. Certaines souches sont capsulées et donnent des cultures mucoïdes sur milieu solide. Les *E. coli* forment des amas entourés de longs cils péritriches (Payne, 1988).

E. coli possède une catalase mais elle est dépourvue d'oxydase. L'étude d'activités enzymatiques et de la fermentation des sucres est réalisée à l'aide de micro-méthodes validées disponibles dans le commerce sous forme de galeries. Ces dernières permettent l'identification de cette bactérie ainsi que le diagnostic différentiel avec les autres bactéries de la même famille. (Avril et al., 2000).

E. coli est un type de coliforme fécal faisant partie des bactéries trouvées dans les intestins d'humains et d'animaux à sang chaud. La plupart des E. coli sont inoffensifs et ont une fonction utile dans le corps en arrêtant la croissance des espèces bactériennes nuisibles et en synthétisant des vitamines nécessaires (vitamines K), qui aide à la coagulation sanguine (Aril et al., 1988). Cependant, elles peuvent être des pathogènes opportunistes, tandis que d'autres peuvent causer des maladies gastro-intestinales chez des individus sains quand elles sont ingérées. E. coli est présent dans le gros intestin, donc elle est aussi présente dans la matière fécale des humains et des animaux. Si la contamination récente de sources d'eau avec des vidanges ou des déchets animaux a lieu, E. coli sera présente (Chalmers, 2000).

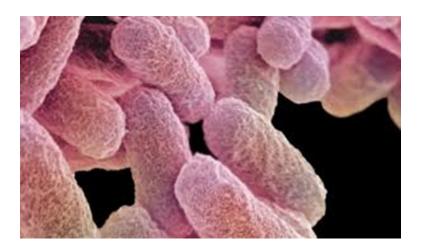


Figure 02 : Observation microscopique d'*Escherichia coli* dans le microscope électronique (Thorene, 1994).

I.2.1.3. Classification

La classification de la souche *Escherichia coli* figuré dans le tableau suivant :

Tableau 01: La classification d'*Escherichia coli* selon le Bergey's manual (2012).

Règne	Bacteria
Embranchement	Proteobacteria
Classe	Gamma Proteobacteria
Ordre	Enterobacteriales
Famille	Enterobacteriacea
Genre	Escherichia
Espèce	Escherichia coli (E. coli)

I.2.1.4. Les pathologies de la bactérie Escherichia coli

E. coli peut devenir pathogène lors de l'affaiblissement des défenses de l'hôte et/ou suite à l'acquisition d'attributs de virulence. Les souches d'*E. coli* pathogènes sont responsables d'atteintes et d'infections intestinales ou extra-intestinales et sont classées en pathotypes selon les manifestations cliniques engendrées, les facteurs de virulence hébergés et les interactions cellulaires. Il existe deux catégories de pathovars, en se basant sur leur pathogénicité :

- ✓ Les *Escherichia coli* à l'origine de pathologies extra- intestinales
- ✓ Les *Escherichia coli* à l'origine de pathologies intestinales (Molbak et Scheutz, 2006).

1. Escherichia coli à l'origine des infections extra-intestinales (ExPEC)

Ils peuvent impliquer chez leurs hôtes, lors d'infections du tractus urinaire (ITU) des méningites néonatales (NMEC) ; ou des septicémies. Ils posent problème autant en médecine humaine, notamment à cause des multiples résistances acquises portées le plus souvent par des plasmides. Les ExPEC forment un groupe hétérogène d'*Escherichia coli*, pouvant se disséminer partout dans l'organisme. Parmi ces facteurs de virulence comme les adhésines jouent un rôle central, permettant la colonisation de milieux extra-digestifs, l'internalisation des souches et l'échappement aux réactions immunitaires de leurs hôtes (Mokady, 2005).

2. Les Escherichia coli à l'origine des infections intestinales :

Les souches pathogènes d'*Escherichia coli* sont reconnues comme des agents responsables de syndromes diarrhéiques d'origine alimentaire ou hydrique. Six principaux pathotypes ou pathovar intestinaux sont décrits en fonction des signes cliniques (Anderade *et al.*, 1989).

A. Les Escherichia coli Entérotoxinogènes (ETEC)

Les ETEC sont à l'origine d'épisodes de diarrhée aqueuse, modérée à sévère, peu fébriles, associés à des nausées et à des crampes abdominales. Dans les pays en voie de développement, les ETEC sont la cause majeure de cas de diarrhée aqueuse aiguë chez les enfants de moins de 5 ans et de « diarrhée du voyageur » ou « turista » (Gillespie et Hawkey 2006).

B. Les Escherichia coli Entéroinvasives (EIEC)

Les EIEC sont responsables de syndrome dysentérique caractérisé par une forte fièvre, des crampes abdominales et des nausées, accompagnées d'une diarrhée aqueuse évoluant rapidement vers une dysenterie (diarrhée contenant du sang et du mucus) (Saidi, 2018).

C. Les Escherichia coli à adhésion diffuse (DAEC)

Les DAEC sont un groupe hétérogène qui produit une adhérence diffuse sur les cellules HeLa et Hep-2. Ils peuvent coloniser le tractus urinaire et être à l'origine d'infection urinaire récurrente chez l'adulte (Gillespie et Hawkey, 2006).

D. Les Escherichia coli Entéroaggrégatives (EaggEC, ou EAEC)

Considérées comme des pathogènes émergents, les EAEC sont la deuxième cause de diarrhée des voyageurs après ETEC dans les pays développés et les pays en voie de développement. Les EAEC sont également reconnues comme une cause de diarrhée endémique et épidémique dans le monde entier. La diarrhée provoquée par les EAEC est souvent aqueuse, mais elle peut être accompagnée de mucus ou de sang (Gillespie et Hawkey, 2006).

E. Les Escherichia coli entéropathogènes (EPEC)

Les EPEC sont responsables de cas de diarrhée sévère chez les enfants dans les pays en voie de développement. Par contre, dans les pays industrialisés, l'incidence des infections dues aux EPEC a fortement diminué (Gillespie et Hawkey, 2006).

F. Les Escherichia coli entérohémorragiques (EHEC)

Les *E. coli* entérohémorragiques (EHEC) sont des bactéries pathogènes et zoonotiques qui se retrouvent dans l'eau et parfois dans les aliments. Elles sont responsables de diarrhée, de colite hémorragique et de syndrome urémique hémolytique chez l'homme mais peu ou pas de maladie perceptible chez les animaux considérés comme des réservoirs (Gillespie et Hawkey, 2006).

I.2.2. Staphylococcus aureus

I.2.2.1. Historique

Staphylococcus aureus fut découverte dans les années 1870 lors de l'étude microscopique d'échantillons de pus (Orenstein, 2011). Ces bactéries de forme sphérique furent initialement nommées « micrococci » du grec kokkos pour grain. En 1880, Alexander Ogston, chirurgien écossais disciple de Lister, fut le premier à identifier formellement les micrococci comme la cause des abcès suppurés. La poursuite de ses travaux aboutit, en 1882, à la description des Staphylocoques (du grec « staphyle » pour grappe de raisin), par opposition aux Streptocoques (coques en chaîne) précédemment décrits par Billroth en 1874. En 1884, Anton J. Rosenbach, chirurgien allemand, isola deux souches différentes de Staphylocoques qu'il baptisa en fonction de la couleur des colonies obtenues : S. aureus (dorées) et S. albus (blanches).

I.2.2.2. Description

Initialement, les *Staphylocoques* furent classés au sein du genre *Micrococcus*. Dans les années 1900, les premières classifications bactériennes officielles distinguèrent les genres *Staphylococcus* et *Micrococcus* tout en les regroupant au sein de la famille des *Micrococcaceae* (Hill, 1959). Récemment, les données de phylogénie moléculaire associées à des analyses chimiques de ces deux genres ont conduit à la création de la famille des *Staphylococcaceae* à laquelle appartient *S. aureus* (Whitman, 2009).

S. aureus est de forme sphérique (coque) et se regroupe généralement en amas, souvent qualifiés de grappes de raisin (**Figure 03**). D'un point de vue macroscopique, cette bactérie se caractérise par la pigmentation dorée de ses colonies, justifiant le nom vernaculaire de «Staphylocoque doré». Ces cocci mesurent de 0,5 à 1,5µm de diamètre, sont immobiles, non sporulés et à la coloration de Gram positive (Tille, 2014). Comme chez la majorité des bactéries à coloration de Gram positive, l'enveloppe de S. aureus est composée d'une seule membrane plasmique recouverte d'une paroi épaisse riche en peptidoglycane et en acides téichoïques. La plupart des isolats infectieux possèdent également une capsule polysaccharidique externe contenant divers facteurs de virulence et permettant le sérotypage des souches.

S. aureus a un métabolisme aérobie prédominant et anaérobie facultatif. Bactéries possèdent une activité catalase, coagulase, phosphatase, ainsi que des nucléases thermostables mais pas d'oxydase (Behem, 1996). Elles sont hémolytiques, ont la capacité de liquéfier la gélatine et de fermenter de nombreux sucres comme le glucose, le saccharose, le lactose et le mannitol. Le diagnostic permettant de distinguer S. aureus des autres espèces est basé sur des tests réalisés sur colonies tels que l'identification du facteur agglomérant, de la coagulase, des hémolysines et de la désoxiribonucléase thermostable ou thermonucléase (Brown, 2005).



Figure 03 : Micrographie électronique à balayage colorisée de *Staphylococcus aureus* Grossissement x 18,501. (Diab Bruxelles, 2012)

I.2.2.3. Classification

Tableau 02 : classification de *Sataphylococcus aureus* selon le Bergey's manual (2012).

Règne	Bactéria
Phylum	Firmicute
Classe	Bacilli
L'ordre	Bacillale
Famille	Staphylococcaceae
Genre	Staphylococcus
Espèce	Staphylococcus aureus

I.2.2.4. Les infections et la pathogénicité à Staphylococcus aureus

Les infections à *Staphylocoque* se présentent souvent sous la forme des infections suppuratives superficielles cutanéo-muqueuses pouvant se compliquer par diffusion à distance du foyer infectieux initial. Il peut parfois s'agir d'infections non suppuratives via un phénomène toxinique.

Plusieurs facteurs expliquent la fréquence et la gravité des infections à *S. aureus*, le caractère ubiquitaire de la bactérie, la multi résistance de certaines souches aux antibiotiques, les facteurs de virulence où *S. aureus* a en effet des capacités de sécrétion de facteurs d'adhésion, d'enzymes de résistance ou encore de toxines.

S. aureus est une bactérie pyogène pouvant être responsables de différents types d'infections, selon la nature de la souche et la qualité de la réponse immunitaire de l'hôte.

<u>Les toxémies</u>: la sécrétion de toxines in vivo lors d'une infection par *S. aureus* peut entrainer des pathologies sévères telles que le syndrome du choc toxique, rare mais fatal (Del Solar *et al.*, 1987). La sécrétion d'entérotoxines, quant à elle, peut entrainer une intoxination alimentaire suite à l'ingestion d'aliments contaminés (Soares *et al.*, 1997).

<u>Les infections suppuratives</u> : *S. aureus* est responsable d'infections cutanéo-muqueuses suite à sa pénétration au travers de l'épithélium, notamment à la faveur d'une brèche. Ces infections peuvent rester locales, mais peuvent aussi être le point de départ de suppurations

profondes ou d'infections généralisées et conduire à une septicémie éventuellement accompagnée d'un purpura fulminans (Soares *et al.*, 1997).

<u>Les infections communautaires</u>: Au sein d'une communauté (e.g internats, maisons de retraite, casernes militaires) la majorité des infections à *S. aureus* sont des infections de la peau ou des tissus mous. Néanmoins des cas mortels ont aussi été rapportés, comme des pneumonies nécrosantes ou des septicémies (Maltezou *et al.*, 2005). Les infections communautaires sont plus fréquentes chez les enfants en bonne santé que chez les adultes (Herold *et al.*, 1998).

<u>Les infections nosocomiales</u>: Le Staphylocoque doré est la bactérie responsable du plus grand nombre d'infections nosocomiales. Environ 16 % des infections nosocomiales sont causées par *Staphylococcus aureus*.

Ces infections nosocomiales sont à l'origine de nombreuses idées reçues : le Staphylocoque que l'on pense "attraper" à l'hôpital par défaut d'hygiène est en général celui que l'on porte soimême. Le mécanisme est le suivant : la personne est porteuse de la bactérie au niveau de la muqueuse nasale par exemple. Suite à une intervention chirurgicale, la bactérie va pénétrer la barrière cutanée à l'endroit où il y a eu une rupture (zone de l'intervention, endroit où a été posé un cathéter, etc.). Lorsqu'on est hospitalisé et alité toute la journée, les défenses immunitaires s'affaiblissent. La combinaison de ces deux facteurs favorise les infections nosocomiales.

I.2.3. Pseudomonas aeruginosa

I.2.3.1. Historique

Pseudomonas aeruginosa a été découverte pour la première fois en 1872 par le chercheur allemand Schroeter sous l'appellation Bacterium aeruginosum, après une observation d'un aspect bleuté du pus en présence de la bactérie. Cette coloration est à l'origine de son nom, aerugo signifiant vert-de-gris en latin. En 1882, le pharmacien militaire Charles Gessard isola le bacille et en fit la première description dans sa thèse de doctorat et lui donna le nom de bacille pyocyanique (Pitt, 1998).

I.2.3.2. Description

P. aeruginosa est un pathogène opportuniste responsable d'infections nosocomiales graves, d'infections potentiellement mortelles chez les personnes immunodéprimées et d'infections chroniques chez les patients atteints de mucoviscidose.

P. aeruginosa (ou bacille pyocyanique) est une bactérie à coloration de Gram négative, dépourvue de capsule, bâtonnets (0,5-1×1,5-5μm), aérobie stricte. Habituellement chimioorganohétérotrophes, très variés dans leur nutrition. Croissent souvent sur sels inorganiques, additionnés d'une source de carbone organique, certaines souches sont chimio litho autotrophes. Catalase-positifs. Habituellement oxydase-positifs.

Comme la plupart des espèces appartenant au genre *Pseudomonas*, l'espèce *P. aeruginosa* n'exige aucun facteur de croissance. C'est une bactérie hautement versatile dotée d'une grande adaptabilité nutritionnelle et métabolique. Par conséquent, elle peut être isolée en culture sur des milieux ordinaires ou sur des milieux rendus sélectifs par addition d'inhibiteur, tel que le cétrimide. Sa température optimale de croissance est comprise entre 30 et 37°C. Les cultures de *P. aeruginosa* dégagent une odeur caractéristique, et produisent le plus souvent des pigments de pyocyanine et de pyoverdine (Christiane, 2013).



Figure 04 : Observation au microscope électronique une souche de *Pseudomonas aeruginosa* (Campanac *et al.*, 2002)

I.2.3.3. Pathogénicité de Pseudomonas aeruginosa

La virulence de *P. aeruginosa* dépend des facteurs dits cellulaires, c'est-à-dire associés à la bactérie et principalement impliqués dans l'adhérence et la motilité et ceux dits extracellulaires, correspondant aux toxines et protéases sécrétées.

P. aeruginosa utilise ainsi plusieurs systèmes de sécrétion pour mettre en contact les toxines produites et les cellules. Les quatre systèmes de sécrétion, ubiquitaires chez les bactéries à Gram négatif, ont été décrits chez P. aeruginosa. Deux de ces systèmes sont particulièrement impliqués dans la pathogénicité de la bactérie.

Le système de sécrétion de type II secrète des exo-produits (toxines et enzymes) dans l'environnement proche des cellules. Les protéines concernées sont des ATPases, des protéines chaperones et des peptidases. Parmi celles-ci, l'élastase, la phosphatase alcaline, l'exotoxine A et la phospholipase C participent à la cytotoxicité et à l'invasion tissulaire par destruction du mucus protecteur recouvrant l'épithélium bronchique.

Le système de sécrétion de type III, activé lors du contact cellulaire, permet une injection des toxines directement dans le cytoplasme de la cellule hôte (Kipnis *et al.*, 2006). La translocation des toxines depuis la bactérie s'effectue par le biais d'un appendice traversant la membrane bactérienne et capable de percer la membrane de la cellule eucaryote.

I.2.3.4. Infections à *Pseudomonas aeruginosa*

P. aeruginosa est l'un des agents pathogènes humains les plus difficiles à traiter qui pose un grave problème clinique en raison de la prévalence étendue d'isolats cliniques multi résistants. Armé de mécanismes de virulence abondante et de résistance aux antibiotiques, il constitue un agent étiologique majeur dans de nombreuses infections aiguës et chroniques (Deepak et al., 2015).

P. aeruginosa ne provoque une maladie chez l'homme que lorsqu'il existe une défaillance locale ou systémique du système immunitaire. Le type de l'infection dépend aussi de l'efficacité du système immunitaire de l'hôte (Hichem, 2006). P. aeruginosa peut être responsable de nombreux processus néfastes liés à sa capacité à coloniser les surfaces sous forme de biofilm (Khalilzadeh, 2009).

A. Infections aigüe

P. aeruginosa est capable de provoquer des infections aiguës des poumons, du système digestif, des voies urinaires et de la cornée (Lyczak *et al.*, 2002 ; Berthelot *et al.*, 2005).

Des facteurs de virulence sont impliqués dans les différentes étapes du processus d'infection et permettent ainsi à *P. aeruginosa* de coloniser son hôte. Dans les infections aiguës, l'invasion, la dissémination et les lésions tissulaires vastes prédominent (Ben Haj Khalifa *et al.*, 2011). *P. aeruginosa* passe d'un agent pathogène virulent aigu d'infection précoce à un agent pathogène virulent chronique adapté à l'hôte de l'infection en phase terminale comme dans le cas de la Fibrose kystique (FK) du poumon (Hogardt et Heesemann, 2013).

B. Infections chronique

P. aeruginosa est le principal agent pathogène causant une infection chronique chez les personnes atteint de FK (Tim et al., 2003) à l'âge adulte, 80% des patients sont infectés et l'infection chronique à P. aeruginosa est la principale cause d'augmentation de la morbidité et de la mortalité des patients FK (Pressler et al., 2011). Infections chroniques à P. aeruginosa ont particulièrement fréquentes, et constituent la première des pneumonies communautaires dues à P. aeruginosa. Elles font suite à une colonisation précoce qui survient dès l'enfance et sont émaillées de poussées d'infections aigues respiratoires. Une fois que les voies respiratoires du patient sont colonisées, P. aeruginosa met en jeu plusieurs mécanismes adaptatifs : formation du biofilm, échappement au système immunitaire de l'hôte puis production d'alginate (Nyaledome, 2016).

I.3. Antibiorésistance

I.3.1. Les antibiotiques

Il existe des antibiotiques d'origine naturelle ou synthétique.

I.3.1.1. Les antibiotiques naturels

Parmi les 10000 antibiotique d'origine naturelle recensés dans le monde, 20% proviennent de champignons : *Penicillium, Cephalosprium, Aspergillus*, 70% proviennent d'actinomycètes microfilaments dont le genre *Streptomyces* est un producteur majeur d'antibiotique : tétracyclines, aminoglycosides et 10% proviennent des bactéries (non actinomycètes), en particulier des genres *Bacillus* et *Pseudomonas*. La bacitracine utilisée pour certains traitements locaux en est un exemple (Mehdi, 2008).

I.3.1.2. Les antibiotiques synthétiques

Les antibiotiques synthétiques sont obtenus soit à partir de dérivés artificiels, soit en recréant des substances primitivement extraites de micro-organismes. Parmi les antibiotiques d'origine synthétique on distingue : sulfamides, métronidazole, isoniazide, acide nalidixique et les fluoroquinolones, pénèmes. On distingue aussi des antibiotiques d'origine semi- synthétique, sont obtenus en modifiant en laboratoire une substance produite par un micro-organisme (Mehdi, 2008).

I.3.2. Mécanisme d'action des antibiotiques :

La plupart des antibiotiques inhibent des voies métaboliques de la bactérie. Chaque famille d'antibiotique possède son mode et son site d'action propre (Tableau 03, Figure 04).

Tableau 03 : le mécanisme d'action des antibiotiques sur les cellules bactériennes

Le mécanisme d'action		La famille des ATB
-Action Sur la paroi Inhibition de la synthèse de		-B-lactamines
bactérienne	cellulair	-Glycopeptides
		-Fosfomycine
-Action Sur la	Ils agissent sur les membranes lipidiques	-Polymyxines
membrane cytoplasmique	la membrane externe d'abord, puis la membrane cytoplasmique	-Lipopeptides
-Action Sur l'ARN	Inhibition de la synthèse des protéines	-Aminosides
des ribosomes		-Macrolides
		- Ketolides
		- Lincosamides
		- Synergistines
		-Tétracyclines
		- Acide fusidique
-Action Sur l'ADN	Inhibition de la synthèse de l'ADN	-Quinolones
bactérien		-Rifamycines
		-Nitroimidazolés
		- Sulfamides

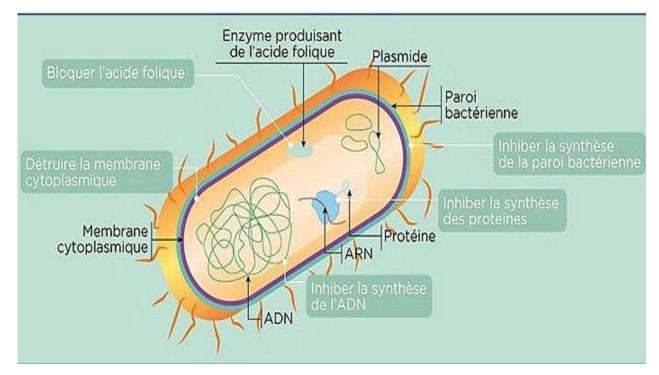


Figure 05 : Mécanisme d'action des antibiotiques sur les cellules bactériennes (Mainardi, 2013).

I.3.3. Types de résistance aux antibiotiques

I.3.3.1. Résistance naturelle

La résistance naturelle, ou résistance intrinsèque, est celle que développe un agent infectieux contre un médicament donné sans jamais avoir été en contact avec celui-ci. Elle concerne toutes les souches d'une même espèce et constitue une caractéristique génétique de cette espèce (Wainsten, 2012).

I.3.3.2. Résistance acquise

La résistance acquise résulte d'une modification du capital génétique de la bactérie, lui permettant de tolérer une concentration d'antibiotique plus élevée que celle qui inhibe les souches sensibles de la même espèce (Lozniewski *et al.*, 2010). C'est l'acquisition de nouveaux gènes capables de rendre la bactérie insensible à un antibiotique ou à un groupe d'antibiotiques. Ce nouveau gène peut être obtenu soit par mutation au niveau du chromosome qui est un phénomène rare soit par transfert d'ADN de plasmides conjugatifs ou de transposons (mécanisme le plus fréquent) (Yala *et al.*, 2001).

1. La résistance chromosomique

L'acquisition de la résistance peut survenir par mutation spontanée sur des gènes chromosomiques (Boerlin et Reid-Smith, 2008). Elle résulte d'une mutation, c'est un phénomène rare, due au hasard. Il n'est pas provoqué par la présence de l'antibiotique. Mais l'antibiotique révèle la mutation de résistance en sélectionnant les bactéries mutantes résistante (en détruisant les autres bactéries de l'espèce, celles restées résistantes à l'action de l'antibiotique) (Lozniewski *et al.*, 2010).

2. La résistance extra-chromosomique

A. Plasmides

Cette forme de résistance est transférable d'une bactérie à l'autre et même à des bactéries d'espèces différentes. Le transfert d'un seul plasmide augmente aussi le risque d'une résistance à plusieurs médicaments (Sylvie, 2009).

B. Les transposons

Ce sont des fragments d'ADN, capable de changer leur localisation dans le génome sans jamais apparaître à l'état libre. Ils codent pour les déterminants de la transposition et ceux d'autres fonctions telles que la résistance aux antibiotiques en s'intégrant soit dans le chromosome soit dans le plasmide, en allant de l'un à l'autre (Saadaoui, 2008).

I.3.4. Mécanismes de résistance

La résistance aux antibiotiques peut résulter de plusieurs mécanismes : production d'un enzyme modifiant ou détruisant l'antibiotique, modification de la cible de l'antibiotique, imperméabilisation de la membrane bactérie.... Tous ces mécanismes peuvent être isolés ou associés.

I.3.4.1. Modification de la perméabilité membranaire

La bactérie empêche la pénétration de l'antibiotique dans la cellule dans laquelle celui-ci doit entrer pour atteindre sa cible. La « porte d'entrée » est représentée par des pores sont normalement constitués de protéines qui forment des canaux et que l'on appelle des porines. Les bactéries résistantes réduisent leur nombre de porines et déstabilisent ainsi ces canaux.

I.3.4.2. Les Systèmes d'efflux bactériens

Les premiers cas de résistance par efflux ont été mis en évidence pour des agents chimiothérapeutiques, efflués par la glycoprotéine P des cellules cancéreuses de mammifères (Juliano et Ling, 1976). L'efflux des antibiotiques a été observé pour la première fois avec la tétracycline à la fin des années 1970 (Levy et Mc Murry, 1978). Les pompes d'efflux sont des transporteurs membranaires, impliqués dans la résistance aux antibiotiques par exportation active des drogues dans le milieu extracellulaire. Ces pompes peuvent être des transporteurs « drogues spécifiques » et conférer une résistance vis-à-vis d'une seule classe d'antibiotiques. Tel est le cas des pompes Tet, qui effluent exclusivement les tétracyclines ou des pompes Mef, qui sont spécifiques des macrolides (Markham et Neyfakh, 2001). Cependant, la plupart de ces transporteurs peut prendre en charge des composés de structures très différente et contribuer ainsi, de manière significative, à la multi-résistance (MDR : multi-résistance aux drogues) des bactéries vis-à-vis des antibiotiques (Poole, 2004). Les gènes, codant pour les pompes «drogue-spécifiques», sont souvent situés sur des éléments génétiques mobiles (plasmides ou transposons) alors que ceux qui codent pour les pompes MDR sont, pour la plupart, chromosomiques (Butaye et al., 2003).

Chez les bactéries Gram négatif, les systèmes d'efflux sont des complexes protéiques tripartites constitués d'une pompe transmembranaire, d'une protéine périplasmique de jonction (MFP : Membrane Fusion Protein) et d'une porine, enchâssée dans la membrane externe (OMP : Outer Membrane Protein). Les pompes les plus fréquemment rencontrées sont les pompes AcrB chez *Escherichia coli* ou MexB chez *P. aeruginosa*. Chez les bactéries Gram positif, les systèmes d'efflux ne sont constitués que de la pompe. Les plus étudiés sont les pompes NorA ou QacA, chez *S. aureus*, et PmrA chez *Streptococcus pneumoniae*.

Pour fonctionner, les pompes d'efflux utilisent l'énergie fournie par la dissipation d'un gradient de protons (familles MFS, SMR et RND) ou d'ions sodium (famille MATE) ou encore par l'hydrolyse de l'ATP (famille ABC).

I.3.4.3. Dégradation et modification enzymatique des antibiotiques

La bactérie va synthétiser une enzyme qui va modifier l'antibiotique et le rendant inefficace. Souvent il s'agit de modification entrainant un changement de conformation du médicament qui ne reconnait plus ou ne peut alors plus se fixer sur son site d'action.

Parmi les exemples de littérateur, l'exemple le plus connu est celui du couple b- lactamase et pénicilline. D'ailleurs, il existe plus de 350 b-lactamases recensées dans la littérature, celle-ci peut être inclue dans un plasmide ou directement sur le chromosome bactérien selon les espèces

On retrouve ce phénomène pour une autre famille, les céphalosporines cousines des pénicillines (Butaye *et al.*, 2003).

I.3.4.4. Altération des cibles cellulaires des antibiotiques

Comme l'interaction entre l'antibiotique et la molécule cible est assez spécifique, de faibles altérations de la cible peuvent avoir des effets importants sur la liaison de l'antibiotique. Un exemple de ce mode de résistance est la modification des PBPs qui peut affecter l'affinité de ces molécules pour les -lactames. Alors que la modification des PBPs semble être le mécanisme principal de résistance aux -lactames chez les bactéries Gram positif, la production de lactamases est surtout impliquée chez les Gram négatif (Walsh, 2003).

D'autres exemples de modification de cibles concernent l'altération des précurseurs de la paroi cellulaire conférant la résistance aux glycopeptides, la mutation de l'ADN gyrase et de la topoisomérase IV conférant la résistance aux fluoroquinolones, les mécanismes de protection ribosomale conférant la résistance aux tétracyclines, les mutations de l'ARN polymérase conférant la résistance à la rifampicine. Le degré de résistance conférée par les modifications de cible est variable et dépend de la capacité de la cible mutée à accomplir ses fonctions (Rice *et al.*, 2003; Murray *et al.*, 2009).

II. Ammi visnaga

II.1. Phytothérapie

Les plantes ont une importance capitale pour la survie de l'homme et des différents écosystèmes, car elles renferment une part importante des composés utilisés pour prévenir, soigner ou soulager divers maux (par la consommation ou l'utilisation en voie externe de produits à base de plante) s'appelle phytothérapie.

Le recours à la phytothérapie s'est répandu partout dans le monde et a gagné en popularité, non seulement les populations des pays en développement y ont accès mais aussi ceux des pays développés où la biomédecine occupe une grande place dans le système de santé. L'organisation mondiale de la santé (OMS) estime qu'environ 80% de la population mondiale compte toujours sur l'utilisation des plantes médicinales comme un premier traitement (Khalil *et al.*, 2007).

Les substances naturelles issues des végétaux ont des intérêts multiples mis à profit dans l'industrie : en alimentation, en cosmétologie et en pharmacie. Parmi ces composés on retrouve dans une grande mesure les métabolites secondaires qui se sont surtout illustrés en thérapeutique. C'est pour cela que l'industrie pharmaceutique se tourne vers la nature et a entrepris une vaste étude sur le terrain pour répertorier les plantes les plus prometteuses parce qu'il est nécessaire aujourd'hui, de valider l'usage traditionnel de ces plantes et d'évaluer scientifiquement leurs activités pharmacologiques retenues (Bahorun, 1997).

II.2. Propriétés des Apiacées

La famille des Apiacées (*Apiaceae*) est constituée de plantes dicotylédones caractérisées notamment par leur inflorescence typique, l'ombelle, d'où leur appellation d'Ombellifères (*Umbelliferae*, nom alternatif). Cette famille comprend environ 300 – 455 genres et 3000 – 3750 espèces (Tabanca *et al.*, 2006).

En Algérie, selon Quezel et Santa (1962), elle est représentée par 55 genres et 130 espèces. Les espèces présentent une distribution bipolaire (dans toutes les régions tempérées), mais la majorité habitant l'hémisphère Nord tempéré, d'autres comme la carotte sont cosmopolites.

La majorité des *Apiacées* sont des plantes aromatiques grâce à leurs sécrétions d'huile essentielle (Paloma, 2012). Le genre *Ammi* comprend 3 espèces parmi la flore Algérienne.

II.3. L'espèce Ammi visnaga

Ammi visnaga L. est connu sous plusieurs noms communs, y compris bisnaga, curedents et khella. C'est un membre de la famille des *Apiaceae* (Ombelliferae), largement distribués en Europe, en Asie et en Afrique du Nord et également dans le monde entier (Hashim *et al.*, 2014). Khella ou bien « Noukha » en Algérie (Belkacem et *al.*, 2016). *A. visnaga* est une plante herbacée bisannuelle ou annuelle, qui pousse généralement au printemps (Jaradat *et al.*, 2015).

Ammi visnaga (L.) Lam. (khella) est une plante médicinale aromatique et commerciale au goût amer principalement connue au Maghreb alors qu'elle pousse spontanément dans tout le bassin méditerranéen. C'est une plante spontanée très abondante, principalement dans la région du nord. Elle est utilisée dans la médecine traditionnelle (Badr *et al.*, 2004).

II.4. Description botanique d'Ammi visnaga

L'Ammi visnaga est une plante ombellifère annuelle robuste de 30 à 90 cm de haut, selon la fraîcheur du terrain, entièrement glabre et verte, à odeur aromatique généralisée dans tous les tissus rappelant nettement celle de la Carotte cultivée.

L'inflorescence est une ombelle composée des fleurs blanches très gonflées à la base, qui se combinent pour former un large parapluie (Keddad *et al.*, 2016). Ces fleurs ont aussi leur propres parfum différent de la partie feuillu (Bishr *et al.*, 2014). En outre, *Ammi visnaga* porte des fruits ovoïdes, contracté par deux méricarpes (d'environ 3 mm de longueur), ces dernier privilégies par une couleur brun-vert avec une nuance violette et portent des graines ovales (Bishr *et al.*, 2014; Hashim *et al.*, 2014; Meepagala *et al.*, 2016).

Cette plante possède des feuilles alternes et basales, sessiles (dans les pousses supérieures) et courtes en pétioles (vers le bas) (Bishr *et al.*, 2014). Elles sont variables, fréquentes généralement en forme ovale à triangulaire, à une teinte vert grisâtre (Bishr *et al.*, 2014; Hashim *et al.*, 2014). Ses tiges sont rameuses, robustes, au sommet, entièrement couvertes d'un feuillage (Bishr *et al.*, 2014).



Figure 06 : Ammi visnaga L

II.5. Position taxonomique d'Ammi visnaga

Tableau 04 : La classification d'*Ammi visnaga* selon Bokbenit (2011)

Règne :	Plantae
Embronchement:	Magnoliophyta
Classe:	Magnoliopsida
Ordre:	Apiales
Famille:	Apiaceae
Genre:	Ammi
espèce	Visnaga

II.6.Distribution Géographique

Ammi visnaga est une plante native du bassin Méditerranéen (Ullah *et al.*, 2012) indigène du Nord l'Afrique, l'Asie occidentale, qui pousse généralement dans les climats chauds (Hashim *et al.*, 2014).

Cette plante est également acclimatée en Australie et en Chili, Argentine, Mexique, Etats Unis, Russie, et en Atlantique (Kenner et Requena, 2001; Al –Sanfi, 2013; Bishr *et al.*, 2014). En outre, elle est fréquente aussi en République islamique d'Iran (Iserin, 2001). Par ailleurs, cette espèce est distribués abondamment en Pakistan comme plante médicinale sauvage (Ullah *et al.*, 2012). De même *Ammi visnaga* constitue des peuplements denses plus isolés dans les cultures et les landes incultes sur argile de Nord d'Afrique ou elle occupe surtout les jachères en terrain argileux (Gattefossé, 2016).

II.7. Principaux constituants phytochimique

Les études phytochimiques d'*Ammi visnaga* ont révélé sa richesse en différentes composants comme les flavonoïdes, les anthocyanes, les terpènoides, les coumarines et les huiles essentielles (Ghareeb *et al.*, 2011). Les différences dans les constituants chimiques essentiels d'*Ammi visnaga* et leurs quantités respectives en pourcentage peuvent être expliquée par les différences de biotypes et des origines géographiques (Hashim *et al.*, 2014).

Parmi les composés phytochimiques qui ont été isolé, on peut citer :

La Khelline, la Visnagine (Vanachayangkul *et al.*, 2007), et la visnadine sont les principaux composés actifs des fruits d'*Ammi visnaga*, elles sont utilisées dans l'industrie pharmaceutique. La teneur en composés dans les fruits secs varie considérablement en fonction des facteurs génétiques et des conditions environnementales (Ammor *et al.*, 2017).

La cimifugine et la β-sitostérol (Ashour *et al.*, 2013).

Le 2-méthyl-5: 8-diméthoxy-6-7-furano-chromone, la Khellinine, le glucoside et le Khellol (Gattefossé, 1952).

Les coumarines qui présentent un groupe important de constituants majeurs (0,2–0,5%) comme la visnadine pyranocoumarine (0,3%), l'ammoïdine, les visnagans, la samidine, la dihydrosamidine et la xanthotoxine (Al-Snafi, 2013 ; Jaradat *et al.*, 2015).

Les flavonoïdes : Le dépistage phytochimique de l'extrait aqueux *d'Ammi visnaga* a révélé la présence de deux flavonoïdes à savoir la quercétine et le kaempférol (Dirar *et al.*, 2014). Ces deux produits sont connus de leurs activités antiinflammatoires et antioxydantes élevées (Abduljalil *et al.*, 2010), le rhamnétine-3-O-glucosides,

rhamnazine-3-O-glucosides, isorhamnétine-7-O-glucoside, quercétine 3-O-rutinoside, quercétine 7,3,3-Otriglucoside connus pour avoir des activités antioxydantes, et antibacterienne (Ghareeb *et al.*, 2011; Bencheraiet *et al.*, 2011; Semyari *et al.*, 2011).

Les flavonoles comme : les dérivés de l'isorhamnétine (3-glucoside ; 3 Rut, 3-rutinoside) (Saleh *et al.*, 1983).

Aussi l'*Ammi visnaga* est connue par sa propriété principale autant qu'un antispasmodique causée par la présence du produit majoritaire (furanochromone) de quantité maximale de 0,14 mg/g poids sèche (Kursinszki *et al.*, 1998 ; Kursinszki *et al.*, 2000).

Les huiles essentielles : Selon l'étude qui réalisé par Badr et autre au Maroc (2004), Des échantillons d'Ammi visnaga fournissent une teneur de 0.27% en huiles essentielles. L'isobutyrate d'amyle (environ 16%), le linalol (22,7%), le methyl-2-butyrate d'isoamyle (environ 27,7%) et le valérate d'amyle (environ 10%), sont les constituants majoritaires de ces huiles essentielles. Ensemble ces constituants représentent plus des trois quarts des produits détectes dans les huiles essentielles (Badr et al., 2004). Les huiles essentiels de l'Ammi visnaga sont reconnues pour son efficacité contre les maladies coronariennes et asthme bronchique (Hashim et al., 2014). Une meilleure activité antibactérienne a été montré aussi chez les huiles essentiels de l'Ammi visnaga contre E. coli, Staphylococcus aureus et P. aeruginosa (Hashim et al., 2014).

Tableau 05 : Composition chimique de l'*Ammi visnaga*

La famille	Definition	Type de compose
chimique		(Les molecule)
Fruranochromones (Coumarine)	La coumarine est une substance naturelle organique aromatique connue dans la nomenclature internationale comme 2H-1-benz pyrane-2-one	1) Khelline H ₃ C OCH ₃ 2) Visnagine H ₃ C CH ₃
Pyranocoum arines	Ils sont le résultat de la fusion du coumarine et d'un noyau de pyrane	3) Visnadine H ₃ C OCOCH ₃ OCOCH(CH ₃)CH ₂ CH ₃
Furanocoum arines	Sont desagents toxiques photosensibles. Ils sont le résultat de la fusion d'une coumarine et d'un noyau de furane.	4) Xanthotoxine ou ammoidine
Flavonoides sulfates	Dérivés de flavonoïdes	4) Quercitrine3-rutinosides HO OH

II.8. Utilisations médicinales traditionnelles

L'Ammi visnaga a été utilisée dans la médicine traditionnelle pour le traitement de diverses pathologies dont on cite :

Traitement des symptômes angineux légers, comme traitement de soutien de l'obstruction légère des voies respiratoires dans l'asthme bronchique ou bronchite spastique. Dans le traitement des crampes gastro-intestinales et menstruation douloureuse. En interne en tant que emménagogue pour réguler la menstruation et pour le traitement des vertiges, du diabète et calculs rénaux (Al-Snafi, 2013).

La décoction de graines d'*Ammi visnaga* est réputée avoir plusieurs propriétés curatives. Les graines décoctées sont fréquemment prescrits par les médecins locaux comme diurétiques et antispasmodiques aux patients atteints de pierres urétriques (Dirar *et al.*, 2014).

II.9. Activités biologiques

Ammi visnaga possèdent plusieurs propriétés biologiques (diurétique, antispasmodique, antilithiastique, antioxydant, antibactérien et fongicide). En outre, les huiles essentielles et les extraits d'A. visnagas ont décrits comme de puissants pesticides contre Mayetiola destructor et Culex quinquefasciatus (Brahmi et al., 2016).

II.9.1.Intérété thérapeutique

Ammi visnaga a fait l'objet de plusieurs études grâce à des principes actifs : la khelline, la visnadine et la visnagine dont les vertus thérapeutiques ont été prouvées (Badr et al., 2004), ces constituants ayant des activités pharmacologique connue (Akshaya et al., 2015). Ammi visnaga est utilisé comme traitement d'appoint dans les affections respiratoires telles que la toux, la bronchite, l'asthme et la coqueluche, et il est utilisé dans le traitement des maladies cardiovasculaires, l'insuffisance cardiaque congestive, l'hypertension, arythmies cardiaques, hypercholestérolémie et athérosclérose (Jaradat et al., 2015). Les graines de l'Ammi visnaga contiennent de la khelline, le constituant chimique considéré comme un vasodilatateur coronaire sélectif et aussi utilisé dans le traitement de l'asthme. En outre, à la fois l'extrait et les constituants d'Ammi visnaga ont une action antispasmodique et dilate les vaisseaux bronchiques, urinaires et sanguins sans affecter la pression artérielle (Hashim et al., 2014). L'Ammi visnaga est utilisé sur la peau pour traiter le vitiligo, le psoriasis, la perte de cheveux

par endroits, dans la cicatrisation des plaies, les états inflammatoires et les morsures empoisonnées (Akshaya *et al.*, 2015).

II.9.2. Activité antimicrobienne

Selon des études réalisées sur la plante *Ammi visnaga*, elle est considérée comme une espèce ayant des activités antimicrobiennes.

L'activité antimicrobienne des extraits éthanoliques et aqueux des fruits de plantes couramment utilisées en Irak, a été montrée contre certains microorganismes pathogènes (Ghareeb *et al.*, 2011).

Les travaux de Ghareeb et autres (2011) sur l'activité antibactérienne et antifongique d'A. visnaga ont montré son efficacité contre K. pneumoniae et E. coli et S. aureus ainsi que sur des espèces fongiques.

En outre, d'après Jaradat *et autres* (2015), des extraits de la plantes d'A. *visnaga* (L) obtenus par des solvants organiques ont une forte activité antimicrobienne que l'extrait aqueux.

Généralement, ses activités ont été associées à la composition chimique de la plante, précisément à la khelline et à la visnagine, deux constituants considérés comme des agents antifongiques, antibactériens et antiviraux (Hashim *et al.*, 2014).

II.9.3.Activité antibiofilm

L'extrait méthanolique d'*Ammi visnaga* (L) collecté au printemps dans la région de Sidi Lakhdar (Mostaganem, Algérie), a un effet puissant contre la formation de biofilms de *Bacillus cereus* en raison de leur teneur en composés phénoliques totaux (Belkacem *et al.*, 2016).

III. Les huiles essentielles

III.1. Définition

Les huiles essentielles sont des mélanges naturels complexes de métabolites secondaires volatils, isolés par hydrodistillation ou par expression mécanique (Kalemba, 2003). Elles sont obtenues à partir de feuilles, de graines, de bourgeons, de fleurs de brindilles, d'écorces, de bois, de racines, de tiges ou de fruits (Burt, 2004), mais également à partir de gommes qui s'écoulent du tronc des arbres. Les huiles essentielles sont obtenues par hydrodistillation, expression à froid, comme les agrumes (Burt, 2004). De nouvelles techniques permettant d'augmenter le rendement de production, ont été développées, comme l'extraction au moyen de dioxyde de carbone liquide à basse température et sous haute pression (Santoyo *et al.*, 2005) ou l'extraction assistée par ultrasons ou micro-ondes (Kimbaris *et al.*, 2006).

III.2. Localisation des huiles essentielles

Les huiles essentielles se rencontrent dans tout le règne végétal. Cependant elles sont particulièrement abondantes chez certaines familles (Mann, 1987) Conifères, Rutacées, Ombellifères, Myrtacées, Lamiacées, Poacées. Tous les organes peuvent en renfermer, surtout les sommités fleuries (lavande, menthe...), mais on en trouve dans les racines ou rhizomes (Vétiver, Gingembre), dans les écorces (Cannelles), le bois (Camphrier), les fruits (Poivres), les graines (Muscade).....etc.

III.3. Rôle des huiles essentielles

Les plantes les utilisent pour se protéger contre les virus et tous pensent qu'il s'agit d'hormones végétales. D'autres considèrent que les huiles sont des messagers entre sorte de parasites et de microbes (Willem, 2009). Des travaux ont montré que les monoterpènes et les sesquiterpènes peuvent jouer des rôles importants dans la relation des plantes avec leur environnement. Par exemple, le 1,8cinéole et le camphre inhibent la germination des organes infectés ou la croissance des agents pathogènes issus de ces organes (Nicholas, 1973 ; Holley, 1999).

III.4. Composition chimique

Comme toute substance, les huiles essentielles se caractérisent par une composition chimique analysable et très variable. Le nombre de composants isolés est d'environ des milliers et

il en reste beaucoup à découvrir (BACIS, 1999). Ces constituants appartiennent, de façon quasi exclusive, à deux groupes caractérisés par des origines biogénétiques distinctes : le groupe des terpénoïdes (les composés terpéniques) (Figure 07) et le groupe des composés aromatiques dérivés du phénylpropane (Figure 07) beaucoup moins fréquents. Elles peuvent également renfermer divers produits issus du processus de dégradation mettant en jeu des constituants non volatils (Bruneton, 1999).

III.4.1. Les composés terpéniques

Les terpènes constituent une famille de composés largement répandus dans le règne végétal. Leur particularité structurale la plus importante est la présence dans leur squelette d'une unité isoprénique à 5 atomes de carbone (C₅H₈) reconnue par Lamarti et autre (1994). Cet isoprène est à la base du concept de la «règle isoprénique» énoncée en 1953 par Ruzicka (Lamarti *et al.*, 1994). Cette règle considère le diphosphate d'isopentényle (IPP), désigné sous le nom d'isoprène actif comme le véritable précurseur de la molécule terpénique. Les systèmes enzymatiques responsables de cette conversion (IPP en composés terpéniques dans les trois compartiments : cytoplasmes, mitochondries et plastes) sont hydrosolubles ou membranaires. Ces derniers permettent l'élongation de la chaine isoprénique conduisant à tout l'éventail des composés terpéniques à 10, 15, 20 et 30 atomes de carbones (Lamarti *et al.*, 1994). Seuls les terpènes dont la masse moléculaire est relativement faible (mono – et sesquiterpènes) sont rencontrés dans les huiles essentielles (Bruneton, 1999) et leur confère un caractère volatil et est à la base de leurs propriétés olfactives (Pibiri, 2006).

Les terpènes sont constitués d'un mélange d'hydrocarbures et de composés oxygénés dérivés de ces hydrocarbures. Dans certaines huiles essentielles, les hydrocarbures prédominent (ex. l'essence de Térébenthine) dans d'autres, la majeure partie de l'essence est constituée de composés oxygénés. Il est à noter que l'odeur et le gout des huiles essentielles sont donnés par ces composés oxygénés. Parmi ces composés oxygénés, on note d'alcools (géraniol, linalol), d'esters (acétate de linalyle), d'aldéhydes (menthone, camphre, thuyone), les cétones, les éthers, les phénols et les peroxydes (Paris et Hurabielle, 1981; Svoboda et Hampson, 1999).

A. Les monoterpènes

Les composés monoterpéniques sont constitués de deux unités d'isoprène, leur formule chimique brute est $C_{10}H_{16}$ (Rahal, 2004). Ces composés peuvent être : monoterpènes acycliques (myrcène, ocimènes), monoterpènes monocycliques (α - et γ -terpinène, p-cymène) et aux

monoterpènes bicycliques (pinènes, $\Delta 3$ -carène, camphène, sabinène). Selon Bruneton (1999), la réactivité des cations intermédiaires justifie l'existence de nombreuses molécules caractérisées par différentes fonctions : alcools, cétones, esters, aldéhydes, éthers, peroxydes, phénols.

B. Les sesquiterpènes

Ils comportent trois unités d'isoprène, leur formule est $C_{15}H_{24}$ soit une fois et demie (sesqui) la molécule des terpènes (Belaiche, 1979). Ils présentent une grande variété dans les structures conduisant à un nombre élevé de possibilités, ce qui a retardé l'élucidation de leurs structures (Rahal, 2004). Les sesquiterpènes peuvent être également, comme les monoterpènes, acycliques (farnésol), monocycliques (humulène, α -zingibèrène) ou polycycliques (matricine, artéannuine, β ,artémisinine). Ils renferment aussi des fonctions comme alcools (farnésol, carotol, β -santalol, patchoulol), cétones (nootkatone, cis-longipinane-2.7-dione, β -vétivone), aldéhydes (sinensals), esters (acétate de cédryle) (Bruneton, 1999 ; Laouer, 2004).

III.4.2.Les composés aromatiques dérivés du phénylpropane

Les huiles essentielles renferment aussi des composés aromatiques dérivés du phénylpropane (C₆-C₃), mais qui sont beaucoup moins fréquents que les terpènes et dont la biogenèse est totalement différente (Paris et Hurabielle, 1981). Bruneton (1999) considère que ces composés sont très souvent des allyl- et propenyl phénols, parfois des aldéhydes, caractéristiques de certaines huiles essentielles d'*Apiacées* (Anis, Fenouil : anéthole, anisaldehyde, méthylchavicol=estragole. Persil : apiole) mais aussi de celles du Girofle (eugénol), de la Muscade (safrol, eugénol), de l'Estragon (eugénol), du Basilic (eugénol), de l'Acore (asarones) ou des Cannelles (cinnamaldéhyde eugénol safrol). On peut également selon le même auteur, rencontrer dans les huiles essentielles des composés en C₆-C₁ comme la vanilline (assez fréquente) ou comme l'anthranilate de méthyle. Les lactones dérivées des cinnamiques (par exemple les coumarines) étant, au moins pour les plus simples d'entre elles, entraînables par la vapeur d'eau, elles seront également présentes dans certaines huiles essentielles.

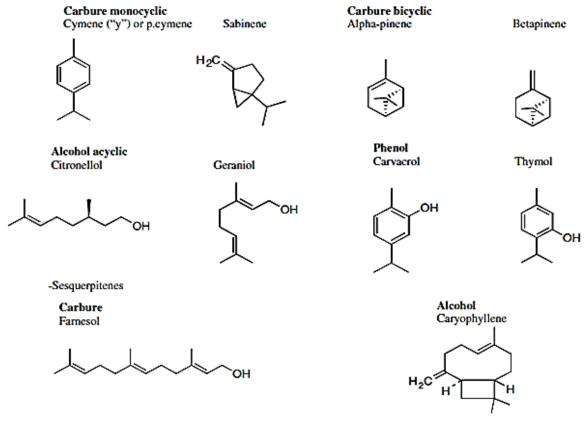
III.4.3. Des composés d'origines diverses

Ce sont des produits résultant de la transformation de molécules non volatiles entraînables par la vapeur d'eau. Il s'agit de composés issus de la dégradation d'acides gras, de terpènes. D'autres composés azotés ou soufrés peuvent subsister mais sont rares.

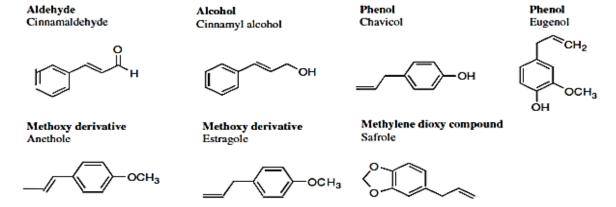
Enfin, il n'est pas rare de trouver dans les concrètes des produits de masses moléculaires plus importantes non entraînables à la vapeur d'eau, mais extractibles par les solvants : homologues des phénylpropanes, diterpènes, etc... (Bruneton, 1999). Abou Zeid (1988) signale que le composé soufré le plus rencontré est l'allylisothiocyanate issu de la dégradation d'un glucoside sinigroside qui se trouve dans les graines de moutarde noire. Ce composé est incolore, fluide et de saveur piquante. Certaines plantes aromatiques produisent des huiles essentielles dont les composés terpéniques renfermant l'élément nitrogène. Parmi ces composés on cite l'indole, qui se trouve dans l'huile essentielle de citron et des fleurs de jasmin.

1. Terpenes

-Monoterpenes



2. Aromatic compounds



3. Terpenoides (Isoprenoides)

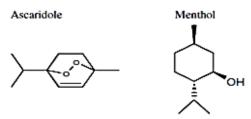


Figure 07 : Structure chimique de quelques composés des huile essentielles (Bakkali *et al.*, 2008)

III.5. Facteurs de variabilité

Des travaux de recherche ont preuvé que la composition chimique des huiles essentielles est très fluctuante. En effet, elle dépend de deux grands axes : ordre naturel (génétique, localisation, maturité, sol, climat, etc...) ou technologiques (mode de culture ou d'extraction d'huile essentielle de la plante), dont nous citons les plus importants :

III.5.1. Origine botanique

La composition d'une H.E varie en fonction de l'espèce productrice. En effet, l'extraction de l'H.E d'un même organe de deux plantes différentes ne donne pas la même composition chimique (Padrini, 1997; Martinetti, 2013), par exemple deux espèces de sauge: la sauge officinale (*Salviaofficinalis*) et la sauge sclarée (*Salviasclarea*), et cela peut être vendu à la fois sous le nom de l'huile de sauge. La première, riche en cétones neurotoxiques, peut provoquer des crises d'épilepsie, alors que la seconde possède des esters aromatiques anti-épileptisants (Franchomme, 2001).

III.5.2. L'organe producteur

La composition et le rendement d'une huile essentielle varient selon la partie de la plante à partir de laquelle est extraite (Roulier, 2000).

III.5.3. Origine géographique

Cela permet de connaître l'environnement dans lequel grandit la plante et de caractériser ainsi l'huile essentielle obtenue. Il y a des différences de composition chimique selon le pays d'origine. La composition chimique des huiles essentielles d'une même plante grandissant dans des lieux différents avec changement de situation géographique (altitude et latitude), avec variation de la nature du sol peut être différente (Bowes, 2003). Par exemple, le thym vulgaire à géraniol ne produit cette molécule de géraniol qu'en hiver alors que l'acétate de géranyl la remplacera en été (Viaed, 1993).

III.6. Les procédés d'extraction des huiles essentielles

La quantité d'huile essentielle contenue dans les plantes est toujours faible, parfois très faible, voire infime. Il faut parfois plusieurs tonnes de plantes pour obtenir un litre d'huile essentielle.

L'extraction des huiles essentielles est certainement la phase la plus délicate. Elle a pour but de capter les produits les plus subtils et les plus fragiles élaborées par le végétal. Il existe différents procédés d'extraction, mais le choix de la méthode utilisée définit obligatoirement la nature de l'essence ainsi que son éventuelle utilisation.

Il existe plusieurs méthodes d'extraction dont voici les principales :

III.6.1. L'hydrodistillation

Le principe de l'hydrodistillation (La méthode de Moritz) est celui de la distillation des mélanges binaires non miscibles. Elle consiste à immerger la biomasse végétale dans un alambic rempli d'eau, que l'on porte ensuite à l'ébullition. La vapeur détruit la structure des cellules végétales, libère les molécules contenues et entraîne les plus volatiles en les séparant du substrat cellulosique. La vapeur, chargée de l'essence de la matière première distillée, se condense dans le serpentin de l'alambic avant d'être récupérée dans un essencier (vase de décantation pour les huiles essentielles). Les parties insolubles dans l'eau de condensation sont décantées pour donner l'huile essentielle surnageant. La partie contenant les composés hydrosolubles est appelée eau de distillation (ou hydrolat).

Cependant, l'inconvénient majeur de cette méthode est la non maîtrise de la température du récipient contenant le mélange (eau + organes végétaux) et la modification de la couleur, de l'odeur et de la composition de l'huile essentielle au cours de la distillation (Chalchat *et al.*, 1997).

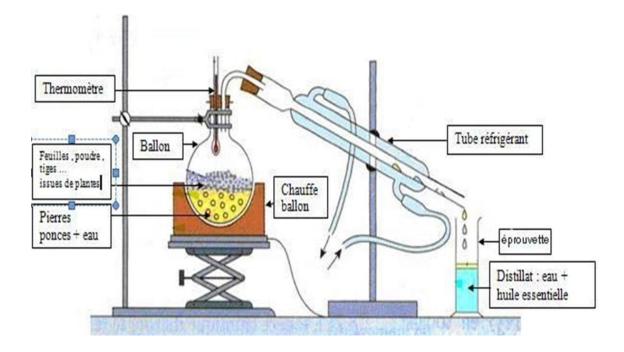


Figure 08: Montage d'extraction par Hydrodistillation (Bardeau et al., 1976).

III.6.2. Extraction par entraînement à la vapeur d'eau

L'entrainement à la vapeur d'eau (Figure 09) est l'une des méthodes officielles pour l'obtention des huiles essentielles à partir des plantes aromatiques ou médicinales. Dans cette méthode, la matière végétale n'est pas en contact avec l'eau. La vapeur d'eau est injectée à travers de la masse végétale disposée sur des plaques perforées. Durant le passage de la vapeur à travers le matériel, les cellules éclatent et libèrent l'huile essentielle qui est vaporisée sous l'action de la chaleur pour former un mélange « eau + huile essentielle ». Le mélange est ensuite véhiculé vers le condenseur et l'essencier avant d'être séparé en une phase aqueuse et une phase organique : l'huile essentielle. L'absence de contact direct entre l'eau et la matière végétale, puis entre l'eau et les molécules aromatiques évite certains phénomènes d'hydrolyse ou de dégradation pouvant nuire à la qualité de l'huile (Fabrocini, 2007; Buronzo, 2008).

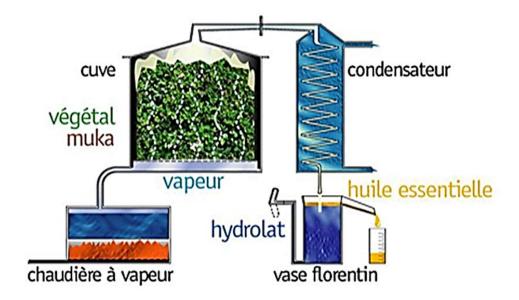


Figure 09: Montage d'extraction par entraînement à la vapeur d'eau (Bardeau et al., 1976).

III.6.3. L'hydrodiffusion

Elle a été développée par la firme Suisse Schmidt (Schmidt, 1981) qui consiste à pulser de la vapeur d'eau à très faible pression (0,02-0,15 bar) à travers la masse végétale, du haut vers le bas. La méthode permet d'extraire des produits avec de composition sensiblement identique à celle des produits obtenus par les méthodes classiques. Le procédé permet aussi un gain de temps et d'énergie, et évite un grand nombre d'artéfacts liés à une température excessive. En fait, ce procédé correspond à la percolation en phase vapeur.

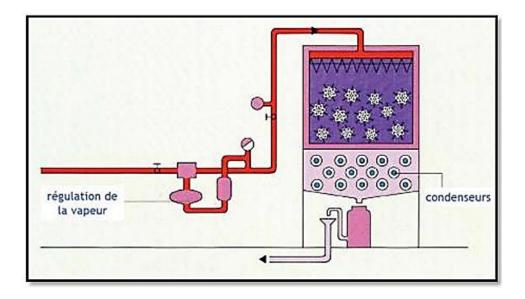


Figure 10: Montage d'extraction par hydrodiffusion (Ntezurubanza, 2000).

III.6.4. L'expression à froid

L'extraction par expression est souvent utilisée pour extraire les huiles essentielles des agrumes comme le citron, l'orange, la mandarine, etc. Son principe consiste à rompre mécaniquement les poches à essences. L'huile essentielle est séparée par décantation ou centrifugation. D'autres machines rompent les poches par dépression et recueillent directement l'huile essentielle, ce qui évite les dégradations liées à l'action de l'eau.

La rupture de la paroi des poches oléifères fait intervenir trois procédés :

- 1. Une technique qui agit sur le fruit entier, elle utilise des machines exerçant une action abrasive.
- 2. Une technique qui agit sur le fruit sans endocarpe. Elle utilise des machines exerçant une pression suffisante pour libérer l'essence.
- 3. Un troisième procédé permet d'extraire en une seule opération l'essence et le jus sans mélanger les deux produits (Garnero, 1991).

Le produit obtenu se nomme « essence » et non huile essentielle, car aucune modification chimique liée à des solvants ou à la vapeur d'eau n'a lieu (Lamendin, 2004 ; Couic *et al.*, 2013).

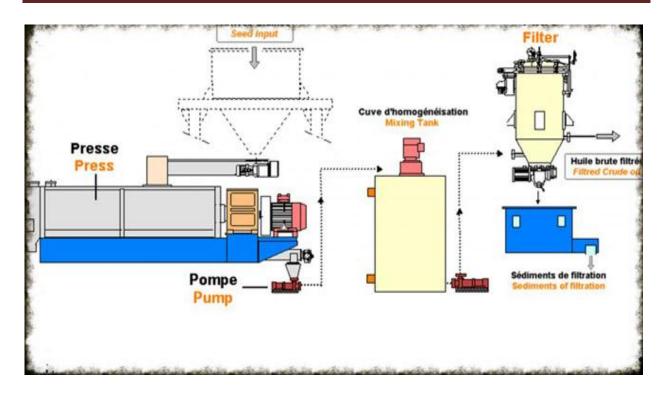


Figure 11: Montage d'extraction par l'expression à froid (Franchomme et Penoel, 1990).

III.6.5. Extraction par solvants

Cette méthode est utilisée pour les organes végétaux présentant une faible concentration en essence ou pour les essences que l'on ne peut extraire par distillation. Les essences étant de nature huileuse, ils sont solubles dans les solvants organiques. Un épuisement des plantes est effectué à l'aide d'un solvant volatil dont l'évaporation laisse un résidu cireux, très coloré et très aromatique appelé «concrète» (Belaiche, 1979; Duraffourd et al., 1990). On utilise comme solvant organique volatil l'hexane, qui est le plus utilisé actuellement; le benzène très utilisé dans le passé mais interdit pour des raisons de toxicité; le propane; le toluène, etc... (Peronet Richard, 1992; Stagliano, 1992). L'extraction passe par plusieurs étapes, on lave la matière avec le solvant deux à trois fois. Il semble que la presque totalité des produits odorants passe en solution dès la première extraction. Mais, il est nécessaire de pratiquer des dilutions successives avec de nouvelles charges de solvant (lavages) car la matière traitée retient une forte proportion de la solution. La matière épuisée retient une proportion importante de solvant. Il faut donc concentrer la solution en évaporant le solvant qui est recyclé pour d'autres lavages. La récupération du solvant atteint couramment 94 à 96 % de la quantité retenue (Sens-Olive, 1979).De ce fait une proportion résiduelle de solvants reste dans les concrètes d'où un risque de toxicité non négligeable (Bruneton, 1999). Pour cette raison, cette technique est limitée à l'industrie des parfums.

III.6.6. Extraction par les corps gras

La méthode d'extraction par les corps gras est utilisée en fleurage dans le traitement des parties fragiles de plantes telles que les fleurs, qui sont très sensibles à l'action de la température. Elle met à profit la liposolubilité des composants odorants des végétaux dans les corps gras. Le principe consiste à mettre les fleurs en contact d'un corps gras pour le saturer en essence végétale. Le produit obtenu est une pommade florale qui est ensuite épuisée par un solvant qu'on élimine sous pression réduite. Dans cette technique, on peut distinguer l'enfleurage où la saturation se fait par diffusion à la température ambiante des arômes vers le corps gras et la digestion qui se pratique à chaud, par immersion des organes végétaux dans le corps gras (Brian, 1995).

III.6.7. Extraction par micro-ondes

Le procédé d'extraction par micro-ondes appelée Vacuum Microwave Hydrodistillation (VMHD). Consiste à extraire l'huile essentielle à l'aide d'un rayonnement micro-ondes d'énergie constante et d'une séquence de mise sous vide. Seule l'eau de constitution de la matière végétale traitée entre dans le processus d'extraction des essences. Sous l'effet conjugué du chauffage sélectif des micro-ondes et de la pression réduite de façon séquentielle dans l'enceinte de l'extraction, l'eau de constitution de la matière végétale fraîche entre brutalement en ébullition. Le contenu des cellules est donc plus aisément transféré vers l'extérieur du tissu biologique, et l'essence est alors mise en œuvre par la condensation, le refroidissement des vapeurs et puis la décantation des condensats. Cette technique présente les avantages suivants : rapidité, économie du temps d'énergie et d'eau, extrait dépourvu de solvant résiduel (Mompon, 1994 ; Brian, 1995).

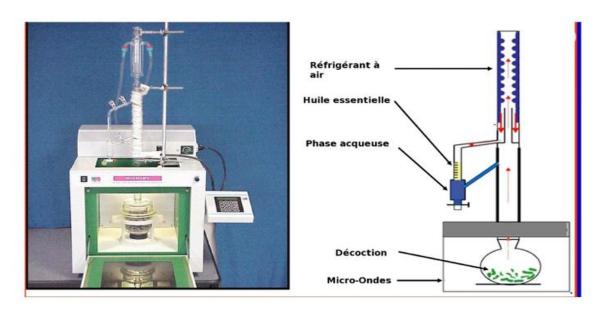


Figure 12: Montage d'extraction par micro-ondes (Mann, 2009).

III.7. Activités biologiques des huiles essentielles

Le rôle physiologique des huiles pour le rôle végétal est encore inconnu. Cependant, la diversité moléculaire des métabolites qu'elles contiennent, leur confère des rôles et propriétés biologiques.

Un effet anti-inflammatoire a été décrit pour les huiles essentielles de *Protium strumosum*, *Protium lewellyni*, *Protium grandifolium* (Siani *et al.*, 1999). Des études ont montré que les huiles essentielles de *Chromolea naodorata* et de *Mikania cordata*, donnaient des tests d'inhibition positifs sur la lipoxygénase L-1 de soja, modèle de la lipoxygénase humaine (5-LO) impliquée dans les processus de l'inflammation (Bedi *et al.*, 2004). Ensuite, dans une autre étude, il a été montré que celles de *Chromolea naodorata* présentaient des actions positives sur la fonction Cyclooxygénase de la Prostaglandine H-synthétase (*Bedi et al.*, 2010). Les mêmes auteurs ont montré que les huiles essentielles de *Cymbopogon giganteus*, *Ocimum gratissimum*, *Eucalyptus citriodora* avaient des activités inhibitrices sur la cyclooxygénase (Bedi *et al.*, 2003).

Certaines huiles essentielles présentent des activités anti-tumorales et sont utilisées dans le traitement préventif de certains types de cancers. L'huile essentielle isolée des graines de *Nigella sativa* L., démontre une activité cytotoxique *in vitro* contre différents lignées tumorales. *In vivo*, elle limite la prolifération des métastases hépatiques et retarde la mort des souris ayant développé la tumeur P815 (Mbarek *et al.*, 2007). L'huile essentielle de *Melissa officinalis* s'est, quant à elle, révélée efficace contre des cellules de lignées cancéreuses humaines, incluant des cellules leucémiques HL-60 et K562 (De Sousa *et al.*, 2004).

Un antioxydant est toute substance capable de retarder ou d'inhiber l'oxydation des substrats biologiques (Boyd *et al.*, 2003 ; Karou *et al.*, 2005). Ce sont des composés qui réagissent avec les radicaux libres et les rendent ainsi inoffensifs (Vansant, 2004). De nombreuses molécules d'origine naturelle dont les huiles essentielles sont étudiées pour leurs propriétés antioxydantes et leur contribution dans la lutte contre les espèces oxydantes de l'organisme (Benalia, 2008).

Les activités antifongiques de nombreuses huiles essentielles incluant les huiles de thym, de citronnelle, de cannelle et de *Melaleuca alternifolia* (Burt, 2004) ont été décrites. L'efficacité des huiles extraites des achillées, *Achillea fragrantissima* (Barel *et al.*, 1991), *A. terefolia* (Unlu *et al.*, 2002) et *A. milefolium* (Candan *et al.*, 2003), contre la levure pathogène *Candida albicans*, a également été mis en évidence.

Outre l'activité antibactérienne des huiles essentielles a été étudiée. On distingue deux sortes d'effets des huiles essentielles sur les microorganismes :

- Effet bactéricide (bactéricidie) : exerçant une activité létale.
- Effet bactériostatique (bactériostase) : entraînant une inhibition de la croissance.

L'activité bactériostatique est souvent plus assimilable aux huiles essentielles que l'activité bactéricide. Cependant il a été démontré que certains constituants chimiques des huiles essentielles ont des propriétés bactéricides (Kunle *et al.*, 2003 ;Walsh *et al.*, 2003). En effet, des dommages au niveau des cellules de différents microorganismes ont été rapportés, illustrés par microscopie électronique. Citons l'effet bactéricide des huiles essentielles riches en monoterpénols et en phénols sur *Staphylococcus aureus* (Desjobert *et al.*, 1997), ou encore celui de l'*Origanum compactum* sur *Escherichia coli* (Burt et Reinders, 2003).

III.8. Toxicité des huiles essentielles

Bien que les huiles essentielles sont des substances naturelles, mais cela ne signifie pas qu'il est sans danger pour la santé humaine. Il est ainsi important de connaître le produit, le choisir selon des critères qualificatifs rigoureux, de respecter avec précision les doses et de choisir le mode d'administration adéquat, et pour éviter la survenue d'effets indésirables, et les interactions avec d'autres médicaments. Ainsi, les huiles essentielles peuvent s'avérer allergisants, photosensibilisants, cytotoxiques, irritants, néphrotoxiques, hépatotoxiques, neurotoxiques... On distingue les toxicités suivantes :

III.8.1. Toxicité par voie orale

La majorité des huiles essentielles couramment utilisées présentent une toxicité par voie orale faible avec des doses létales à 50% (DL50) supérieures à 5 g/kg. Cependant, la Sarriette et l'Origan présentent une toxicité élevée autour des 1.4 g/kg (données observées chez l'animal), tandis que les plus toxiques sont les huiles essentielles de Boldo (0,13 g/kg), de Chénopode (0,25g/kg), de Thuya (0,83 g/kg), ainsi que l'essence de moutarde (0,34 g/kg) (Bruneton, 1999). L'eugénol, l'un des constituants du Thym, peut s'avérer hépatotoxique et même entraîner une insuffisance rénale chez l'enfant à doses élevées (10 ml) (Eisenhut, 2007).

III.8.2. Toxicité dermique

L'usage des huiles essentielles en parfumerie ou en cosmétique, Elle nous oblige à utiliser en application locale sur la peau, peut générer des irritations, allergies voire photosensibilisation.

C'est le cas de l'huile essentielle de Thym, d'Origan, de la Sarriette qui sont connues pour leur pouvoir irritant et agressif, les essences d'agrumes (pamplemousse, citron...) qui sont photosensibilisantes par des réactions épidermiques après exposition au soleil (Couic *et al.*, 2013).

III.8.3. Cytotoxicité

Quelques huiles essentielles peuvent être cytotoxiques sur les cellules animales et humaines. En effet, il a été démontré que les huiles essentielles d'Origan, de différentes variétés, présentent une forte cytotoxicité sur des cellules humaines cancéreuses (Sivropoulou *et al.*, 1996 ; Chaouki *et al.*, 2010). Egalement, il a été démontré que les huiles essentielles de Thym et de Lavande, selon la phase dans laquelle elles sont mises en contact (phase liquide ou gazeuse), sont cytotoxiques sur des cellules animales (hamster) (Inouye, 2003).

III.8.4. Neurotoxicité

Certaines huiles essentielles peuvent être convulsivantes et abortives suite à une utilisation prolongée. C'est le cas des huiles essentielles à thuyones (Thuya, Absinthe, Sauge officinale) qui sont neurotoxiques (Franchomme et Penoel, 1990 ; Couic *et al.*, 1996).

III.9. La conservation des huiles essentielles

A cause de leur évaporation rapide, leur sensibilité à l'air et à la lumière, les huiles essentielles doivent être conservées dans des flacons opaques et fermés hermétiquement (Valnet, 1984; Salle et Pelletier, 1991).

Chapitre IV: Méthodes d'évaluation de l'activité antibactérienne des HEs

IV. Méthodes d'évaluation de l'activité antibactérienne des huiles essentielles

IV.1. Activité antibactérienne

IV.1.1. Généralités

Du fait de la variabilité des quantités et des profils des composants des HEs, il est probable que leur activité antimicrobienne ne soit pas attribuable à un mécanisme unique, mais à plusieurs sites d'action au niveau cellulaire.

De façon générale, il a été observé une diversité d'action toxique des HEs sur les bactéries comme la perturbation de la membrane cytoplasmique, la perturbation de la force motrice de proton, fuite d'électron et la coagulation du contenu protéique des cellules (Davidson, 1997).

Le mode d'action des HEs dépend en premier lieu du type et des caractéristiques des composants actifs, en particulier leur propriété hydrophobe qui leur permet de pénétrer dans la double couche phospholipidique de la membrane de la cellule bactérienne cela peut induire un changement de conformation de la membrane (Cox *et al.*, 2000, Carson *et al.*, 2002).

Une inhibition de la décarboxylation des acides aminés chez *Enterobacter aerogenes a* aussi été rapportée (Wendackoon et Sakaguchi 1995). Les HEs peuvent aussi inhiber la synthèse de l'ADN, ARN, des protéines et des polysaccharides.

IV.1.2. Agents antimicrobiens

Les termes « antimicrobiens » ou « agents antimicrobiens » désigne toutes substances naturelles et/ou synthétiques susceptibles de diminuer la multiplication des microorganismes ou de les détruire sans endommager les tissus de l'organisme.

Les moyens de lutte sont variés. L'utilisation de tel ou tel moyen dépend des microorganismes visés, de son environnement et de l'intensité de l'action souhaitée. Parmi eux, on retrouve notamment les agents physiques comme : la température, les radiations, la filtration et la centrifugation, les agents chimiques comme : les antibiotiques, les antiseptiques et les sulfamides, et aussi les agents biologique tel que les agents antimicrobiens d'origine végétale comme les composés phénoliques, les alcaloïdes ainsi que

les huiles essentielles font partie du groupe de métabolites secondaires des végétaux (Haddouchi et Benmansour, 2008).

Les agents antimicrobiens sont couramment utilisés pour le traitement et la prévention des maladies chez l'humain et les animaux ainsi que dans l'industrie agricole pour stimuler la croissance.

IV.2. Facteurs déterminants le degré d'activité des huiles essentielles

Plusieurs facteurs influencent la détermination de l'activité antimicrobienne des huiles essentielles ou de leurs composants actifs, tels que la méthode d'évaluation antimicrobienne, le type et la structure moléculaire des composants actifs, la dose ajoutée, le type de microorganisme ciblés et leur éventuelle adaptation aux huiles essentielles.

IV.2. 1. Activité liée à la composition chimique

L'activité biologique d'une huile essentielle est à mettre en relation avec sa composition chimique, les groupes fonctionnels des composés majoritaires (alcools, phénols, composés terpéniques et cétoniques) et les possibles effets synergiques entre les composants. Ainsi, la nature des structures chimiques qui la constituent, mais aussi leurs proportions jouent un rôle déterminant.

L'activité d'une huile essentielle est souvent réduite à l'activité de ses composés majoritaires, ou ceux susceptibles d'être actifs. Evalués séparément sous la forme de composés synthétiques, ils confirment ou infirment l'activité de l'huile essentielle de composition semblable. Il est cependant probable que les composés minoritaires agissent de manière synergique. De cette manière, la valeur d'une huile essentielle tient à son «totum», c'est à dire dans l'intégralité de ses composants et non seulement à ses composés majoritaires (Lahlou, 2004).

Il est connu que ce sont les terpénoïdes et les phénylpropanoïdes qui confèrent aux huiles essentielles leurs propriétés antibactériennes. L'activité de ces molécules dépend, à la fois, du caractère lipophile de leur squelette hydrocarbonée et du caractère hydrophile de leurs groupements fonctionnels. Les molécules oxygénées sont généralement plus actives que les hydrocarbonées.

IV.2. 2. Le type des microorganismes cible

Un autre paramètre important déterminant l'activité antimicrobienne des huiles essentielles est le type des microorganismes ciblés. En général, les différents microorganismes n'ont pas une sensibilité similaire vis à vis des huiles essentielles. Parmi les microorganismes, *Bacillus subtilis* et *Staphylococcus aureus* (Gram positif), *Escherichia coli* et *Pseudomonas aeruginosa* (Gram négatif), *Candida albicans* (Levures) et *Aspergillus niger* (Champignons) ont été les plus étudiés. Les champignons montrent généralement une sensibilité supérieure par rapport aux bactéries et parmi les bactéries, les Gram négatif apparaissent plus résistants que les Gram positif vis-à-vis des huiles essentielles (Amaral *et al.*, 1998 ; Cox *et al.*, 2000). Inversement, *Escherichia coli* est plus sensible vis à vis de l'huile de *Melaleuca alternifolia* que *Staphylococcus aureus* (Hayes *et al.*, 1997). De même, certains champignons sont plus résistants vis-à-vis de l'huile de genévrier que les bactéries (Chao *et al.*, 2000). Enfin, une sensibilité supérieure des bactéries anaérobies a été observée quel que soit les huiles essentielles par rapport à celles vivant en aérobiose (Juven *et al.*, 1994; Amaral *et al.*, 1998).

IV.2.3. Mode d'action des huiles essentielles

Le mode d'action des huiles essentielles dépend en premier lieu du type et des caractéristiques des composants actifs, en particulier leur propriété hydrophobe qui leur permet de pénétrer dans la double couche phospholipidique de la membrane de la cellule bactérienne. Cela peut induire un changement de conformation de la membrane, une perturbation chémo-osmotique et une fuite d'ions (K⁺) : ce mécanisme a été observé avec l'huile de *Melaleuca alternifolia* sur les bactéries à coloration de Gram positive (*Staphylococcus aureus*) et les bactéries à coloration de Gram à négative (*Escherichia coli*) et levure (*Candida albicans*) *in vitro* (Cox *et al.*, 2000 ; Carson *et al.*, 2002).

Certains composés phénoliques des huiles essentielles interfèrent avec les protéines de la membrane des micro-organismes comme l'enzyme ATPase, soit par action directe sur la partie hydrophobe de la protéine, soit en interférant dans la translocation des protons dans la membrane prévenant la phosphorylation de l'ADP (Knobloch *et al.*, 1989; Sikkema *et al.*, 1995). Une inhibition de la décarboxylation des acides aminés chez *Enterobacter aerogenes* a aussi été rapportée (Wendakoon et Sakaguchi, 1995). Les huiles essentielles peuvent aussi inhiber la synthèse de l'ADN, l'ARN, des protéines et des polysaccharides (Zani *et al.*, 1991). Le mode d'action des huiles essentielles dépend aussi du type de microorganismes :

en général, les bactéries à coloration de Gram négative sont plus résistantes que les Gram positifs grâce à la structure de leur membrane externe. Où, la membrane extérieure des Gram négatifs est plus riche en lipo-polysaccharides et en protéines que ceux des Gram négatifs qui la rendent plus hydrophile, ce qui empêche les terpènes hydrophobes d'y adhérer. Néanmoins, certains composés phénoliques de bas poids moléculaires comme le thymol et le carvacrol peuvent adhérer à ces bactéries par fixation aux protéines et aux lipopolysaccharides membranaires grâce à leurs groupements fonctionnels et atteindre ainsi la membrane intérieure plus vulnérable (Dorman, 2000).

IV.3. Méthodes d'évaluation de l'activité antibactérienne

IV.3.1. Evaluation de l'activité antibactérienne

L'examen des données bibliographiques fait apparaître d'emblée la diversité des méthodologies utilisées pour mettre en évidence l'activité antimicrobienne des huiles essentielles. Les techniques utilisées ont une grande influence sur les résultats. Ces méthodes utilisées donnent parfois des résultats différents selon les conditions opératoires expérimentales pour chaque manipulateur. L'insolubilité des huiles essentielles dans l'eau et d'une manière générale dans les milieux aqueux largement utilisés en microbiologie, est une des explications de la variété des techniques d'évaluation. Selon la souche microbienne, l'huile essentielle et l'application choisie, divers milieux de culture peuvent être mis en œuvre.

IV.3.1.1.Méthode de diffusion en milieu solide

Cette méthode est aussi appelée méthode de l'aromatogramme, ou technique de l'antibioaromatogramme ou encore méthode de Vincent (Pibri, 2006). La diffusion de l'agent antimicrobien dans le milieu ensemencé résulte d'un gradient de l'antimicrobien. Quand la concentration de l'antimicrobien devient très diluée, il ne peut plus inhiber la croissance de la bactérie testée, la zone d'inhibition est démarquée. Le diamètre de cette zone d'inhibition est corrélée avec la Concentration Minimale Inhibitrice (CMI) pour la combinaison particulière bactérie/antimicrobien, la zone d'inhibition correspond inversement à la CMI de l'essai. Généralement, plus la zone d'inhibition est grande, plus la concentration d'antimicrobien nécessaire pour inhiber la croissance des microorganismes est faible.

A. Par la méthode de diffusion en disque (aromatogrammes)

C'est une méthode ancienne mais toujours d'actualité. Elle permet l'estimation qualitative de l'effet des huiles essentielles (ou d'un agent antimicrobien). Ce test est réalisé par dépôt de l'huile essentielle, à l'aide des disques de cellulose imprégnés d'une quantité connue de l'huile essentielle (aromatogramme) sur la gélose ensemencé préalablement par la souche testée. Après l'incubation, la lecture des résultats se fait par mesure des diamètres des zones d'inhibition obtenues sur gélose ensemencée. Cette méthode sert en général à la présélection de l'activité antimicrobienne des HEs car :

- Le diamètre d'inhibition n'est pas une mesure directe de l'activité antimicrobienne des HEs, les différents constituants ne diffusent pas tous de la même manière dans le milieu gélosé.
- Le diamètre d'inhibition varie en fonction de la densité de l'inoculum et de l'épaisseur du milieu de culture. Il est donc nécessaire de standardiser ces conditions pour pouvoir comparer les résultats (Belaiche, 1979 ; Hulin *et al.*, 1998).

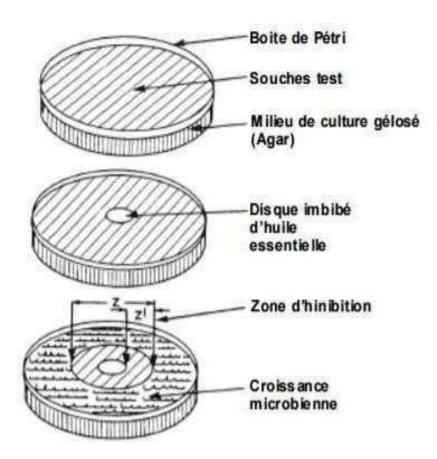


Figure 13 : Principe de la méthode de diffusion par disque.

B. Par la méthode de diffusion en puits

Des puits (d'environ 6 mm) sont creusés à la gélose ensemencée préalablement par la souche testée dans lequel sera coulée une quantité d'huile essentielle pure ou diluée. Après incubation, des zones d'inhibition de croissance bactérienne sont obtenues (pour les huiles actives) et mesurées (Dorman *et al.*, 2000).

Pour ces 2 techniques, la sensibilité du germe testé peut être évaluée selon le diamètre d'inhibition obtenu. En effet, la sensibilité d'un germe est nulle pour un diamètre inférieur ou égal à 8 mm. Elle est limitée pour un diamètre compris entre 8 et 14 mm, et moyenne pour un diamètre entre 14 et 20 mm. Pour un diamètre supérieur ou égale à 20 mm le germe est très sensible (Duraffourd *et al.*, 1990).

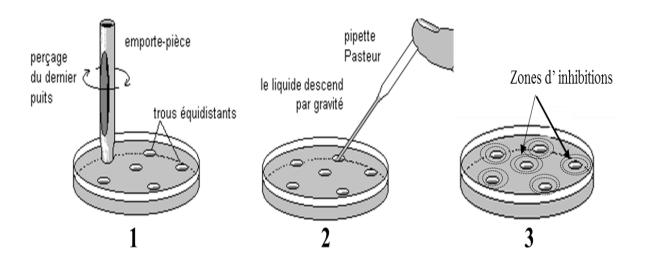


Figure 14 : Principe de la méthode de diffusion en puits.

IV.3.1.2. Méthode en phase vapeur (ou Micro-atmosphère)

Cette méthode consiste à déposer un disque de papier filtre imprégné de l'huile essentielle au centre du couvercle d'une boite de pétri, sans que l'huile essentielle entre en contact avec la gélose ensemencée par les micro-organismes. La boite est hermétiquement fermée et le couvercle placé en bas à l'étuve à 37°C (Bactéries).

Il se produit une évaporation des substances volatiles dans l'enceinte de la boite et les cellules sensibles de l'inoculum sont inhibées, donc l'essence n'agit qu'à l'état des vapeurs qu'elle développe à 37°C. La lecture du test porte donc sur la croissance ou non de l'inoculum (Benjilali *et al.*, 1986).

Cette méthode ne quantifie pas l'activité antimicrobienne des huiles essentielles, elle montre seulement l'activité des constituants volatils à température d'incubation (Hulin *et al.*, 1998).

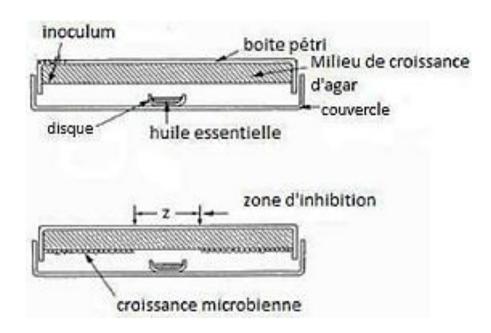


Figure 15 : Principe de la méthode de micro-atmosphère.

IV.3.2. Méthode de dilution (Détermination de la Concentration Minimale Inhibitrice (CMI))

La CMI est définie comme la plus faible concentration d'un antibiotique (ou d'un agent antimicrobien) donné qui inhibe toute croissance visible d'une souche bactérienne donnée, après 18 heures d'incubation à 37°C (Kahlmer et Turnidge, 2012). C'est un paramètre essentiel en clinique, puisque relié à la pharmacocinétique de l'antibiotique (concentration au niveau du foyer infectieux demi-vie et donc temps de contact avec la bactérie), il permet de prédire l'efficacité ou non du traitement, ainsi il sera possible de classer chaque souche bactérienne entre trois catégories pour chaque antibiotique : sensible, intermédiaire et résistante.

IV.3.2.1. Technique de micro-dilution en milieu liquide

L'incorporation de l'huile essentielle dans le milieu de culture liquide se fait en utilisant un émulsifiant (Tween 80, DMSO.....) pour préparer les solutions de l'huile essentielle à la concentration désirée. La détermination de l'activité antimicrobienne de l'huile essentielle se fait au

moyen d'une microplaque de 96 puits. Parmi les techniques utilisées pour la lecture de résultat, la détermination de la CMI est réalisée en faisant appel à un indicateur de croissance en solution (Triphényl tétrazolium chloride) (TTC). La croissance bactérienne est indiquée par l'apparition d'une couleur rouge de la solution témoignant de la réduction ou précipitation du TTC. La CMI est ainsi déterminée par le dernier puits de la microplaque, par ordre décroissant de la concentration, qui ne montre aucun changement de couleur (Carson *et al.*, 1995).

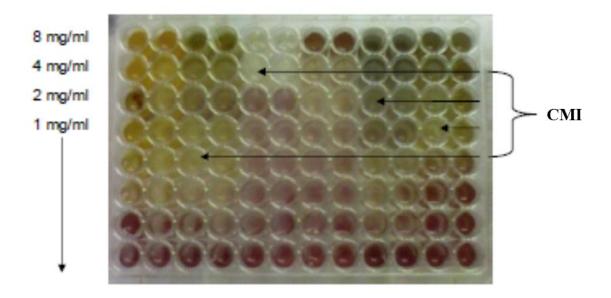


Figure 16 : La détermination de CMI par micro-dilution en microplaque de 96 puits par l'utilisation un indicateur de croissance en solution.

IV.3.2.2. Technique de macro-dilution en milieu liquide

Le principe est le même que celui du test de micro-dillution, sauf qu'il est effectué dans des tubes contenant l'huile essentielle, à différentes concentrations incorporée dans un bouillon de culture liquide. Après l'incubation, l'observation de la gamme permet d'accéder à la Concentration Minimale Inhibitrice (CMI), qui correspond à la plus faible concentration en huile essentielle capable d'inhiber la croissance bactérienne (Onawunmi, 1989).

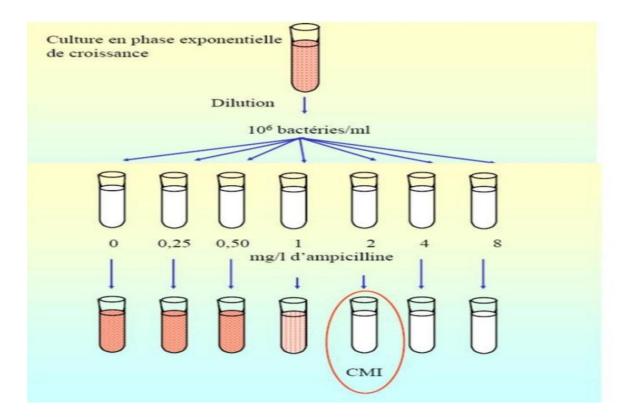


Figure 17: Détermination de la Concentration Minimale Inhibitrice (CMI).

IV.3.2.3. Technique de macro-dillution en milieu solide

La technique de dilution en milieu solide est recommandée par le Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI, 2007) pour évaluer la sensibilité des bactéries micro-aérophiles aux agents antibactériens.

Une gamme de dilution de base 2 est réalisée, dans du DMSO, à partir de l'huile essentielle à tester. Un volume de chacune des dilutions de la gamme est ajout dans des tubes stériles contenant un milieu gélosé, maintenu en surfusion dans un bain thermostaté à 55°C. Le contenu de chaque tube est immédiatement versé dans une boîte de Pétri stérile après une agitation de 15 secondes. Des contrôles négatifs (témoins), ne contenant que le milieu de culture et le DMSO ont été également préparés.

Les boites préparées font l'objet d'un ensemencement des bactéries testées à l'aide d'une anse calibrée de 1µl (dont la densité des suspensions est ajustée de la même manière). Après l'incubation. La concentration minimale inhibitrice (CMI) de l'huile essentielle est définie à partir de la première boîte de la gamme dépourvue de croissance bactérienne.

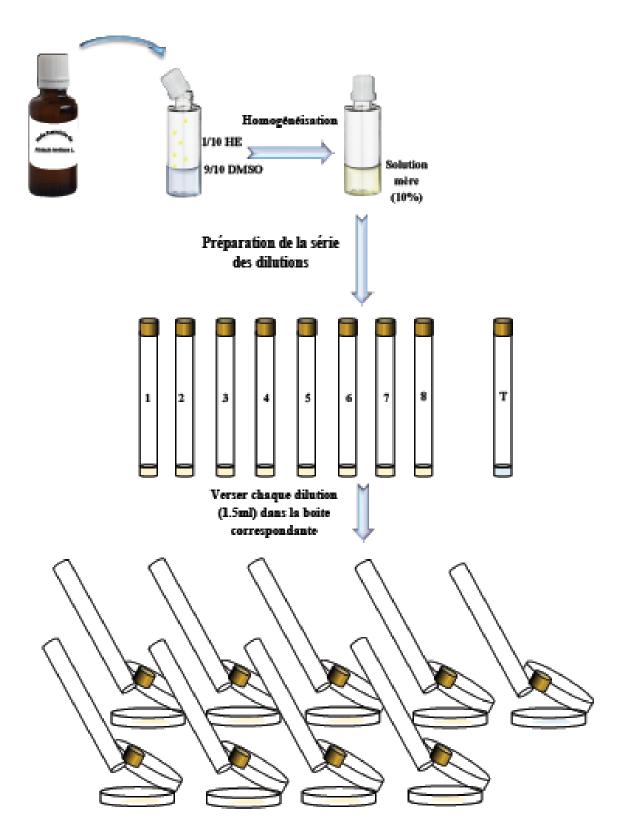


Figure 18 : Détermination de la concentration minimale inhibitrice (CMI) par la méthode de macro-dilution en milieu solide (Abed, 2018)

IV.3.2.4. La méthode de E-test (Méthode de diffusion et de dilution)

Il s'agit d'une technique de diffusion en milieu gélosé permettant de donner une mesure précise de la concentration minimale inhibitrice d'un antibiotique (CMI). Cette technique introduite dans les années 1990 s'est révélée rapidement très utile en pratique de routine de laboratoire. Techniquement, l'antibiotique est contenu dans un espace limité à une extrémité de la bandelette. Lorsque celle-ci est déposée sur une gélose Müller-Hinton (milieu spécifique pour la mesure de l'activité des antibiotiques), préalablement ensemencée à l'aide d'un inoculum bactérien, l'antibiotique se répartit selon un gradient de concentration très précis. Après l'incubation, une ellipse d'inhibition de culture se dessine autour de la bandelette et la CMI correspond à la valeur lue à l'intersection de la culture bactérienne et de la bandelette (Joly-Guillou, 2006).

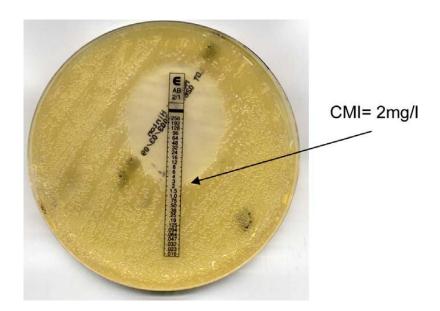


Figure 19: La méthode E-test (Méthode de diffusion et de dilution).

IV.3.2.5. Détermination de la Concentration Minimale Bactéricide (CMB) en milieu solide

Elle correspond à la plus faible concentration d'antibiotique qui ne laisse que 0.01% au moins de survivants de l'inoculum initial après 18 heures de culture à 37°C (Li, 2000).

La CMB est une valeur indicative de l'activité bactéricide de l'antibiotique. Ainsi, un antibiotique sera considéré comme bactéricide lorsque la CMB est au moins égale à 4 fois

la CMI ; les antibiotique bactéricides seront donc préférés en cas d'infection grave, d'inoculum important ou chez le patient immunodéprimé.

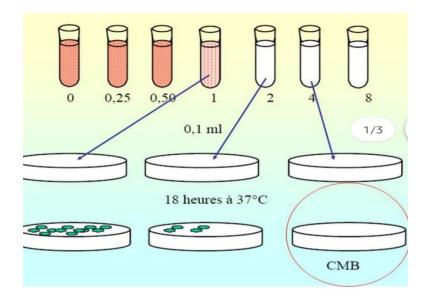


Figure 20 : Détermination de la Concentration Minimale Bactéricide (CMB).

Conclusion

Conclusion

L'efficacité de l'antibiothérapie dans le contrôle et la limitation de la dissémination des agents pathogènes a ainsi fait naître l'espoir de pouvoir éradiquer l'ensemble des maladies infectieuses. Malheureusement, l'émergence de bactéries résistantes aux antibiotiques a mis un terme à cette vague d'optimisme.

La montée des résistances est due à la prescription immodérée et souvent inappropriée des antibiotiques. Administrés à titre curatif ou préventif, les antibiotiques favorisent l'élimination des bactéries sensibles et la sélection des plus résistantes. Ce phénomène de résistance aux antibiotiques est général et concerne toutes les espèces bactériennes.

Pendant de nombreuses années, il est bien connu que les plantes ont été utilisées dans la médicine traditionnelle pour prévenir ou guérir les maladies infectieuses. Cependant, au cours des dernières années, de nombreuses études de recherche ont signalé les propriétés d'utilisation des extraits de plantes pour lutter contre les agents pathogènes en les éradiquant ou en inhibant les mécanismes de virulence.

L'objectif de cette étude consiste à démontrer le pouvoir antibactérien des huiles essentielles d'*Ammi visnaga* contre quelque souche bactérienne responsable à des infections nosocomial (*Escherichia coli*, *Pseudomonas aeruginosa* et *Staphylococcus aureus*). Mais en raison de la situation du pays représentée par la pandémie covid 19 on n'a pas pu faire la partie expérimentale.

Selon la recherche bibliographique, on a conclure que les huiles essentielles d'*Ammi visnaga* ont des propriétés antibactériennes contre des déférentes souches bactériennes.

On a conclure aussi que le degré d'activité des huiles essentielles influe par plusieurs facteurs, tels que la méthode utilisée pour l'évaluation de l'activité antimicrobienne, le type et la structure moléculaire des composants actifs, la dose ajoutée, le type de microorganisme ciblés et leur éventuelle adaptation aux huiles essentielles.

En perspectives, les recommandations suivantes sont suggérées :

Etablir la partie pratique de cette étude pour pouvoir déterminer l'effet antibactérien d'*Ammi visnaga* et déterminer la composition chimique des huiles essentielles de la plante pour pouvoir connaître leur composition et comprendre leur mode d'action.

- Abed ARABI. 2018. Effet antimicrobien des huiles essentielles de *Pistacia lentiscus* L. sur quelques espèces bactériennes multirésistantes de la microflore digestive humaine. Thèse de Doctorat es sciences, Université de Mostaganem, Algérie. 181 p.
- Abduljalil, T.Z., Saour, K., Nasser, A.M. 2010: Phytochemical study of some flavonoids
 present in the fruits of Two Ammi L. Species wildly grown in Iraq. Iraqi Journal of
 Pharmaceutical Sciences 19(1), 48-57.
- Akshaya S.B., Ahed J.M., Al-Khatib A .A.E., Naama M.S.Al K. et AbdullaS.2015. Ammi visnaga in treatment of urolithiasis and hypertriglyceridemia. Phamacognosy Res ,7(4) ,397-400.
- Al-Snafi, A. E. 2013. Chemical constituents and pharmacological activities of *Ammi majus* and *Ammi visnaga*. A review. International Journal of Pharmacy and Industrial Research, 3(3), 257-265.
- Amaral J.A., Ekins A., Richards S.R. & Knowles R., 1998. Effect of Selected Monoterpenes on Methane Oxidation, Denitrification, and Aerobic Metabolism by Bacteria in Pure Culture. Applied and Environmental Microbiology,64: 520-525.
- Amira, B., & Doha, B. 2015. Chemical composition of Ammi visnaga L. and new cytotoxic activity of its constituents khellin and visnagin. Journal of Pharmaceutical Sciences and Research, 7(6),285-291.
- Anderade et al 1989 JR, DA VEIGA VF? DE SANTA MR ET SUASSUNAL. An endocytic
 process in hep -2 cells induced by enteropathogenic e.coli med microbiol 1989 28: 49-57
- Aril JL et al.1988. ARIL JL, DABERNAT H, DENIS F, MONTEIL H. La Bactériologie clinique 2éme édition section IV 1988; P: 149
- Ashour, A., El-Sharkawy, S., Amer, M., Abdel-Bar, F., Kondo, R., Shimizu, K. 2013:
 Melanin Biosynthesis Inhibitory Activity of Compounds IsolatedfromUnused Parts of Ammi visinaga. Journal of Cosmetics, Dermatological Sciences and Applications 3, 40-43.
- Astragneau, 1998 .épidémiologique des infections nosocomiales .Revprat . 48P

- A.Y. El-Etre, Khillah 2005 .extract as inhibitor for acid corrosion of SX 316 steel, elsevier.
- Badr, S., Abdellah, F., Mohammed, F., Mohammed, T et Mouna, L. B. 2004. Composition chimique et activite antibacterienne et antifongique de l'huile essentielle d'Ammi visnaga (L.) Lam. du Maroc. Acta Bot. Gallica, 151 (1), 65-71.
- Bahorun T. 1997 Substances Naturelles Actives : La Flore Mauricienne, Une Source D'approvisionnement Potentielle. AMAS. Food and Agricultural Research Council. Réduit. Mauritius.
- Bakkali F., Averbeck S., Averbeck D. et Idaomar M. 2008 Biological effects of essential oils A review. Food and Chemical Toxicology, 46: 446-475.
- Bardeau, F., M. Fesneau, and A. Canavaté 1976, La Médecine aromatique : propriétés et utilisations des huiles essentielles végétales. : R. Laffont.
- Barel S., Segal R. & Yashphe J., 1991. The antimicrobial activity of the essential oil from Achillea fragrantissima. Journal of Ethnopharmacology. 33: 187-191.
- Baser K. H., Tümen G., Tabanca N. and Demirci F. 2001 Composition and antibacterial activity of the essential oils from Satureja wiedemanniana (Lallem.). Velen. Z. Naturforsch, 56c: 731-738.
- Bedi G., Tonzibo Z.F., Chopard C. & N'Guessan Y.T., 2004.- Etude des effets antidouleurs
 des huiles essentielles de Chromolaena odorata et de Mikania cordata, par action sur la
 Lipoxygenase L-1 de soja. Physical Chemical News. 15: 124-127.
- Belaiche P. 1979 Traité de phytothérapie et d'aromathérapie. Tome 1 : l'aromatogramme .éd. Maloine. Paris.
- Belkacem, I., Rebai, O., Djibaoui, R. 2016. Antimicrobial and antioxidant activity of Ammi visnaga (L) phenolic extracts and their effects on planktonic and biofilm growth of food spoilage Bacillus cereus, 9 (4), 32-47.
- **Behem1996 et al RJ, shuttleworth R MCNABB**. identification of staphylococcus with self -education système using fatty acid analysis and biochemical tests j clin microbiol. 1996;34:3075-3084

- Benalia Y. 2008 Valorisation des ressources végétales steppiques par l'étude des huiles essentielles. Cas: Marrubium deserti DeNoé. Mémoire de Magistère, Département de biologie, Faculté des sciences, UFA de Sétif.
- Bencheraiet, R., Kherrab, H., Kabouche, A., Kabouche, Z., Jay, M. 2011: Flavonols and Antioxidant Activity of Ammi visnaga L. (Apiaceae). Records of Natural Products 5(1), 52-55.
- Ben Haj Khalifa et al., 2011, A., Moissenet, D., Thien, H.V., Khedher, M. 2011. Les facteurs de virulence de Pseudomonas aeruginosa: mécanismes et modes de régulations .Ann Biol Clin; 69 (4): 393-403.
- Benjilali B., Tantaoui-elara A., Ismaïli-alaou M. et Avadi A. Plantes médicinales et phytothérapie 1986, Tome XX,(2):155-67.
- Berche P., Gallard J. L, Simonnet M.(1991). Les infections nosocomiales d'origine bactérienne et leur prévention. Bactériologie des infections humaines de la biologie à la clinique. Paris : Flammarion. Pp 64-71.
- Bergey's Mannual of systimatique bacteriology 2001 2ème edition vol 1
- Berthelot et al., P., Grattard, F., Mallaval, F.O., Ros, A., Lucht, F. & Pozzetto, B. (2005).
 Epidemiology of nosocomial infections due to Pseudomonas aeruginosa, Burkholderia cepacia and Stenotrophomonas maltophilia. Pathol Biol (Paris), 53, 341-348
- **Bishr, M. M., Desoukey, S. Y., & Magdy, M. 2014.** The effect of soil on Ammi visnaga (L) Lam. plant grown in several localities of Egypt and Sudan.
- Brahmi F, Chahbar N, Kebbouche G. S.2016. Insecticidal effect of Ammi visnaga L.
 (Apiaceae:Apial) methanolic extract against a citrus pest, Toxoptera aurantii (Aphididae: Homoptera) under controlled conditions. PP 230-235. 28.
- **BRIAN, M.L 1995.,** The isolation of aromatic materials from plant products, R.J. Reynolds Tobacco Company, Winston- Salem(USA)., p.57-148.
- Bruneton J. 1999 Pharmacognosie, phytochimie, plantes médicinales. 3ème édition, Ed.
 TEC et DOC, Paris.

- Bouvet et Crimont., . Acinetobacter. In : Le MINOR L et VERON M, eds. Bactériologie Médicale. Paris : Flammarion .Pp 599-604.
- Bowes, E.J 2003., The chemistry of Aromatherapeutic Oils, 3rd Edition., p. 56.
- Boyd B., Ford C., Koepke Michael C., Gary K., Horn E., McAnalley S. et McAnalley B.
 (2003) Etude pilote ouverte de l'effet antioxydant d'Ambrotose AOTM sur des personnes en bonne santé. Glyco. Science & Nutrition. 4(6):7p.
- Burt, S. A. et Reinders R. D 2003. Antibacterial activity of selected plant essential oils against Escherichia coli O157:H7. Lett Appl Microbiol.; 36(3):162-7.
- **Buronzo**, **A.M. 2008-.** Grand guide des huiles essentielles : Santé, Beauté, Bien- Etre, HACHETTE pratique., p.14.
- Butaye P., Cloeckaert A., Schwarz S., 2003.- Mobile genes coding for efflux mediated antimicrobial resistance in Gram-positive and Gram-negative bacteria. International Journal of Antimicrobial Agents. 22: 205-210
- Buttiaux R et al., 1956, GAUDIER B, LE MINOR S, ET NICOLLE P. « Epidemiologie research on gastroenteritis due to Escherichia coli in a Hospital in Northern France ». Dans Arch Mal Appar Dig Mal Nutr 1956; 45: 225-247
- Campanac et al 2002; Biofilms bactériens, intérêt dans l'évaluation de l'activité.
- Candan F., Unlu M., Tepe B., Daferera D., Polissiou M., Sokemen A. & Akpulat H.A.,
 2003.- Antioxydant and antimicrobial activity of the essential oil and methanol extracts of Achilla millefolium subsp. millefolium Afan. (Asteraceae). Journal of Ethnopharmacology.
 87: 215-220.
- Carson et al., 1995., Hammer KA., Riley TV. Broth micro-dilution method for determining the susceptibility of Escherichia coli and Staphylococcus aureus to the essential oil
- Carson C.F., Mee B.J. & Riley T.V., 2002.- Mechanism of action of Melaleuca alternifolia (tea tree) oil on Staphylococcus aureus determined by time-kill, lysis, leakage and salt tolerance assays and electron microscopy. Antimicrobial Agents and Chemotherapy 46:1914-1920.

- Chait A., Kamal M., Dalal A., Zyad A., 2007.- Anti-tumor properties of blackseed (Nigella sativa L.) extracts. Brazilian Journal of Medicinal and Biological Research. 40: 839-847.
- Chalchat J.K., Carry L. P., Menut C., Lamaty G., Malhuret R. and Chopineau J.
 Correlation between chemical composition and antimicrobial activity. VI. Activity of some African essential oils. J. Essent. Oil Res. 1997; 9: 67-75.
- Chalmers RM, 2000., AIRD HOLTON, ET BOLTON FJ. Waterborne Escherichia coli O
 157. Journal of applied Microbiology; 88(supplement):124S-132S
- Chaouki, W., et al. 2010, Antiproliferative effect of extracts from Aristolochia baetica and Origanum compactum on human breast cancer cell line MCF-7. Pharmaceutical biology. 2010, 483, 269-274.
- Chao S.C., Young D.G. & Oberg C.J., 2000. Screening for Inhibitory Activity of Essential
 Oils on Selected Bacteria, Fungi and Viruses. Journal of Essential Oil Research 12: 639-649.
- Christiane Y.E. 2013. Etude epidiomologique de souche de *Pseudomonas aeruginosa* Responsable d'infections et leur bactériophage pour une approche thérapeutique. Thèse. Université paris-sud.
- CLSI. 2007. Clinical and Laboratory Standards Institute-Performance standards for antimicrobial disk and dilution susceptibility tests methods for antimicrobial susceptibility testing for bacteria isolated from animals-Approved standard- Third edition – CLSI document M11-A7- Clinical and Laboratory Standards Institute, Wayne, PA, USA.
- Couic-Marinier, F. and A. Lobstein 2013, Mode d'utilisation des huiles essentielles. Actual pharm; 52 (525): 26-30.
- Cox S.D., Mann C.M., Markham J.L., Bell H.C., Gustafson J. E., Warmington J. R., & Wyllie S.G., 2000.- The mode of antimicrobial action of the essential oil of Melaleuca alternifolia (tea tree oil). Journal of Applied Microbiology 88: 170-175.
- Davidson P.M., 1997.- Chemical preservatives and natural antimicrobial compounds. In: M. P. Doyle, L. R. Beuchat and T. J. Montville (eds.) ASM, Washington. Food Microbiology. 520-556 p.

- **Davidson P.M., 1997,** Methods for testing the efficacity of food antimicrobial, Food Technology, p:148-155.
- Deans G.C., Noble C.R., Mac Pherson A., Penzes L., Imre G.S. and Hofecker G. 1994 Skalicky Ageing Series, vol 4, Facultas Press, Vienna, , p. 173.
- Deepak, B., Hansi, K., et Kalai, M. 2015. Pseudomonas aeruginosa AmpR: un régulateur de commutation aigu – chronique. pathogens and disease ; 73 (2), 1–14
- Del solar et al 1987 Gomez Rogers C, Garrido J Rayes J; toxic shock staphylococcus aureus toxemia Rav Méica chill 1987 115-236-238
- **Desjobert J. M., Bianchini A., Tommy P., Costa J. et Bernardini A. F 1997.** Etude d'huiles essentielles par couplage chromatographie en phase gazeuse / spectrométrie de masse. Application à la valorisation des plantes de la flore Corse. Analysis 1997; 25 (6): 13-16.
- De Sousa A.C, Alviano D.S, Blank AF, Alves P.B, Aliano C.S, Gattass C.R., 2004.- Melissa officinalis L. essential oil: antitumoral and antioxidant activities. Journal of Pharmacy and Pharmacology. 56: 677-681.
- Dirar, A. I., Mohamed, M. A., Osman, W. J., Abdalgadir, H., & Khalid, H. S. (2014). A Phytopharmacological review on four antitumor medicinal plants grown in sudan. Am. J. PharmTech Res, 4(5), 28-41.
- Dorman H.J.& Deans S.G., 2000.- Antimicrobial agents from plants: antimicrobial activity
 of plant volatils oils. Journal of Applied Microbiology. 88: 308-316.
- Duraffourd, C., L. D'Hervicourt, and J.C. Lapraz 1990, Cahiers de phytothérapie clinique.
 1. Examens de laboratoires galénique. Eléments thérapeutiques synergiques, 2ème éd. Masson,
 Paris.
- **Eisenhut, M 2007.** The toxicity of essential oils. Int J Infect Dis.; 11(4): 365-6.
- Fagon, 1998. Pneumopathies nosocomiales à Pseudomonas aéruginosa. Med Mal Inf. Pp 66-159
- F. M. Hammouda, et al 2005. A Guide to Medicinal Plants in North Africa.

- Franchomme, P. and D. Penoel 1990, L'aromathérapie exactement. Limoges. . 132, 95-107.
- Franchomme P., J.R. 2001, L'aromathérapie exactement : Encyclopédie de l'utilisation thérapeutique des huiles essentielles, Ed. Jollois.
- François et al., 2007., Edouard B., Christian M., Maric C et Renald. .Bactériologie médical : technique usuelles .2 end édition .Elsevier Masson .274P
- Garnero J 1991. Phytothérapie-aromathérapie. Encycl. Méd. Nat , p :20.
- Gattefossé, J. 1952: L'Ammivisnagaet la Khelline, Revue internationale de botaniqueappliquée et d'agriculture tropicale 32(353), 116-123.
- Gattefossé, J. 2016. L'Ammi visnaga et la Khelline. Revue internationale de botanique appliquée et d'agriculture tropicale, 32(353), 116-123.
- Ghareeb, A. M., Zedan, T. H., & Gharb, L. A. (2011). Antibacterial and antifungal activities of Ammi visnaga extracts against pathogenic microorganisms. Iraqi J Sci, 52(1), 30-6.
- Gillespie S, Hawkey PM 2006. Principles and Practice of Clinical Bacteriology. London: John Wiley & Sons; . 621 p
- Grazyna Zgorka et al 1998. Determination of furanochromones and pyranocoumarins in drugs and Ammi visnaga fruits by combined solid-phase extraction—high- performance liquid chromatography and thin-layer chromatography—high-performance liquid chromatography, journal of chromatography.
- **GOEB,p 1999**., Aromathérapie pratique et familiale. Ed. MDB.
- HADDOUCHI F.A ESSAWI A. 2008. Les Huiles Essentielles, Utilisation Et Activités Biologiques, Application de Deux Aromatiques Plantes. Les technologies de laboratoire, 8, 20-27.
- Hashim, S., Jan, A., Marwat, K. B., & Khan, M. A. 2014. Phytochemistry and medicinal properties of Ammi visnaga (Apiacae). Pakistan Journal of Botany, 46 (3), 861-86.
- Hayes A.J., Leach D.N., Markham J.L., & Markovic B.J., 1997.- In vitro cytotoxicity of Australian tea tree oil using human cell lines. Essential Oil Research. 9: 575-582.

- Herold et al immergulock LC Marnan MC, lauderdal DS gaskin RE boyl -vavra S 1998, community acquirded mehticillin -resistant staphylococcus aureus in childern with no identified predisposing risk jama j AM Med Assoc.;279:593_598.
- Hichem, 2006. Régulation de l'adaptation de la bactérie Pseudomonas aeruginosa à son hôte
 : implication des métabolites du tryptophane. Thèse de doctorat. Université de Grenoble. La Médecine et l'Environnement, 15-16.
- Hill 1959 LR. the Adansonian classification of the staphylococci.j Gen Microbiol . ;20:277-283.
- **Hogardt et Heesemann, 2013.** Microevolution of Pseudomonas aeruginosa to a chronic pathogen of the cystic fibrosis lung, 358: 91-11
- Holley, A 1999., Eloge de l'odorat. : Odile Jacob.
- Hulin et., Mathot A.G., Mafart P. et Dufossé L. 1998 Les propriétés antimicrobiennes des huiles essentielles et composés d'aromes. Sciences des aliments, 18: 563-582.
- **Inouye, S 2003.,** Laboratory evaluation of gaseous essential oils (part 1). International Journal of Aromatherapy.,
- Jaradat, N. A., Abualhasan, M., Al-Masri, M., Speih, R. I., Johari, M. A., Awad, M. A. 2015. Phytochemical Screening and In-vitro Evaluation of Antioxidant and Antimicrobial Activities of the Entire Khella Plant (Ammi visnaga. L.) A member of Palestinian Flora. International Journal of Pharmacognosy and Phytochemical, 7(1), 137-143.
- **Jean paul, 2002.** « Entre biologiste militaire et industriel : l'introduction de la pénicilline en France à la libération » la revue pour l'histoire. 7P.
- Joly-Guillou M.L. 2006.Intérêt du E-test dans le suivi de l'antibiothérapie E-test method for guiding antibiotic therapy. Réanimation 15 : 237–240.
- **Juliano R.L & Ling V.A., 1976.-** Surface glycoprotein modulating drug permeability in Chinese hamster ovary cell mutants. Biochimica Biophysica Acta. 455: 152-162

- Juven B.J., Kanner J., Schved F., & Weisslowicz H., 1994.- Factors That Interact with the Antibacterial Action of Thyme Essential Oil and Its Active Constituents. Journal of Applied Bacteriology, 76: 626-631.
- Kahlmer et Turnidge, 2012 thechnique phénotypiques : couvalin p Leclercq R Antibiogramme 3ème édition Eska 2012
- Kalemba D. & Kunicka A., 2003.- Antibacterial and antifungal properties of essential oils.
 Current Medicianl Chemistry. 10: 813-829.
- Karousou R., Koureas D.N. & Kokkini S., 2005.- Essential oil composition is related to the natural habitats: Coridothymus capitatus and Saturejathymbra in NATURA 2000 sites of Crete. Photochemistry, 66: 2668-2673.
- **Keddad, A., Baaliouamer, A., & Hazzit, M. (2016).** Chemical Composition and Antioxidant Activity of Essential Oils from Umbels of Algerian Ammi visnaga (L.). Journal of Essential Oil Bearing Plants, 19(5), 1243-1250.
- **Kenner, D., & Requena, Y. (2001).** Botanical medicine: a European professional perspective. Paradigm Publications.
- **Kipnis et al. 2006). ., Sawa, T., Wiener-Kronish, J.; 2006;** Targeting mechanisms of Pseudomonas aeruginosa pathogenesis. Med Mal Infect. 36: 78-91.
- Khalil E.A., Afifi F.U. and Al-Hussaini M. 2007 Evaluation of the wound healing effect of some Jordanian traditional medicinal plants formulated in Pluronic F127 using mice (Mus musculus). Journal of Ethnopharmacology.109:104-112.
- **Khalilzadeh,2009.** Formation de biofilm à Pseudomonas aeruginosa : Evaluation d'inhibiteurs potentiel du quorum Sensing .Thèse. Université Paul Sabatier, Toulouse
- Kimbaris A.C., Siatis N.G., Daferera D.J., Tarantilis P.A., Pappas C.S., Polissiou M.G.,
 2006.- Comparison of distillation and ultrasound-assisted extraction methods for the isolation of sensitive aroma compounds from garlic (Alliumsativum). Ultrason Sonochem. 13: 54-60.
- **Kleeman A., J. Engel, B. Kutcher & D. Reichert 1999.-** Pharmaceutical Substances, Syntheses, Patents, Applications. AM, 4th ed., Thieme, New York, 1 380 p.

- Knobloch K., Pauli A., Iberl B., Weigand H. & Weis N., 1989.- Antibacterial and antifungal properties of essential oil components. Journal of Essential Oil Research 1: 119-128.
- **Kunle O., Okogun J., et al 2003.** Antimicrobialactivity of various extracts and carvacrol from Lippia multiflora leaf extract. Phytomedicine 10: 59-61.
- Kursinszki, L., Troilina, J., Szoke, E. 1998: Determination of visnagin in Ammi visnagahairyroot cultures usingsolid-phase extraction and high-performance liquid chromatography. Microchemical Journal 59, 392-398.
- Kursinszki, L., Troilina, J., Szoke, E. 2000: Quantitative TLC of visnagin in genetically transformedroot culture of Ammi visnaga. Journal of planarChromatography-Modern TLC 13(6), 463-467.
- **Lahlou M., 2004.-** Methods to study phytochemistry and bioactivity of essential oils. Phytotherapy Research. 18: 435-448.
- Lamarti A., Badoc A., Deffileux G., et Carde J.P. 1994 Biogénèse des monoterpènes I-localisation et sécrétion. Bull. Soc. Pharm. Bordeaux, 133:69-78.
- Lamendin H 2004. Huiles essentielles en diffusion atmosphérique. Chir. Dent.Fr ;1185 :78-80.
- Laouer H. 2004 Inventaire de la flore médicinale utilisée dans les régions de Sétif, de Bejaia, de Msila et de Djelfa, composition et activité antimicrobienne des huiles essentielles d'Ammoides pusilla et de Magydaris pastinacea. Thèse de Doctorat d'état, Département de Biologie, Faculté des sciences, UFA de Sétif.
- Le minor L et al., 1954, NICOLLE P, BUTTIAUX R, GAUDIER B, CHABBERT Y, ET LE MINOR S « Studies on Escherichia coli isolated in infantile gastroenteritis ». Ann Inst Pasteur 1954; 86: 204-187.
- Levy S.B & Mc Murry L., 1978.- Plasmid-determined tetracycline resistance involves new transport systems for tetracycline. Nature. 276: 90-92.

- Lozniewski A., Rabaud C., Nancy 2010 . RESISTANCE BACTERIENNE AUX ANTIBIOTIQUES. Fiches conseils pour la prévention du risque infectieux – Infections associées aux soins. 1-4.
- Lyczak et , J.B., Cannon, C.L., Pier, G.B. 2002. Establishment of Pseudomonas aeruginosa infection: lessons from a versatile opportunist. Microbes and Infection, 2(9), 1051-1060
- Mahdi S 2008 la fréquence des bactérie multi résistance à Ihpital hassan ii settat thèse en ligne pour l'optention du doctorat en phermacie RaBat universite Mohamed facult de médcine et de phermacie 48-51p
- Maltezou et al HC Giamarellou H 2005 Community-acquired methicillin-resistant staphylococcus aureus infection antimicrob agent ;27 :87-96 doi 10.1016 / j ijantimicag..11.004
- Mann, J.1987, Secondary metabolism.
- Markham P.N. & Neyfakh A.A., 2001.-Efflux-mediated drug resistance in Gram-positive bacteria, Current Opinion Microbiology, 5:509-514.
- Martinetti, P 2013., Mon guide des huiles essentielles, Ed. Lanore., p.5-6, ISBN: 978285157733.
- Mbarek L.A., Mouse H.A., Elabbadi N., Bensalah M., Gamouh A., Aboufatima R0., Benharref A., Siani A.C., Ramos M.F, Menezes-de-Lima O.J.R., Ribeiro-dos-Santos R., Fernadez-Ferreira E., Soares R.O., Rosas E.C., Susunaga G.S., Guimarae A.C., Zoghbi M.G. & Henriques M.G.C., 1999.- Evaluation of anti-inflammatory-related activity of essential oils from leaves and resin of Protium. Journal of Ethnopharmacology. 66: 57-69.
- Meepagala, K. M., Estep, A. S., & Becnel, J. J. 2016. Mosquitocidal Activity of Extracts from Ammi visnaga (Apiaceae) Seeds. Journal of Agricultural Chemistry and Environment, 5(04), 170.
- Melaleuca alternifolia (tea tree oil). Microbios. 1995; 82 (332):181-5.

- Miguel M.G., Figueiredo C., Costa M.M., Martins D., Duarte J., Barroso J. G. and Pedro L.G. 2003 Effect of the volatile constituents isolated from Thymus albicans, T. mastichina, T. carnosus and T. capiata in sunflower oil. Nahrung Food, 47 (6): 397-402.
- Mokaday et al GOPHA U, RON EZ,2005, Extensive gene diversity in septicemic E coli strains J clin Microbiol jan 43 (1): 66-73.
- Molbak et Scheutz 2006. Verocytotoxin-producing e.coli and other diarrhoeagenic E.coli in Word Health organisation Waterborne zoonoses J.A COTRUVO, A, DUFOUR, G. REES et al Londre IWA publishing 2006 page 213-237.
- MOMPON, B.1994, Quel avenir commercial pour les produits obtenus par les nouvelles technologies d'extraction: CO2, Micro-ondes, ultrasons, nouveaux solvants, 4 ième rencontre internationale de Nyons., p. 149-166.
- Murray P.R., Rosenthal, K.S. Pfaller M.A., 2009.- Medical Microbiology Elsevier edn., Philadelphia, pp. 960.
- Muthu C., Ayyanar M. Raja, N. & Ignacimuthu S., 2006.- Medicinal plants used by traditional healers in Kancheepuram District of Tamil Nadu, India. Journal of Ethnobiology and Ethnomedicine, 2:43 doi:10.1186/1746-4269-2-43.
- Nicholas, H.J., 2000 Phytochemistry Organic Metabolites, Yonkers, , New York. Vol. 2. 1973
 Ntezurubanza, L., Essential oils of Rwanda. LASEVE, University of Québec, Chicoutimi, Canada., 247.
- Nyaledome, A. I. 2016. pseudomonas aeruginosa: epidemiologie et etat actuel des resistances
 à l'hôpital militaire d'instruction mohammed v. universite mohammed v-rabat- faculte de
 medecine et de pharmacie. P. 39.
- O.M.S, 2002.- Organisation Mondiale de la santé (OMS) Rapport sur la médecine traditionnelle : Besoins et potentiel. N° 4. 6 p.
- Onawunmi, 1989, G. O. Evaluation of the antimicrobial activity of citral. Lett Appl Microbiol. 1989; 9: 105–108.
- Orenstien 2011 the Discovery and Naming of staphylococcus aureus. Gervonden OP.

- Ouhibi ,2015. Epidémiologie des infection nosocomial en milieu de réanimation. .thèse de doctorat en médecine. Université de Cadi Ayyad .Jerrada.50P.
- Padrini F., L.M 1997., La nature des huiles essentielles, Ed. Dexechi., p.124.
- Paloma, F. 2012. Les plantes de la famille des Apiacéesdans les troubles digestifs. Thèse de doctorat en pharmaceutiques, p, 15.
- Paris M.et Hurabielle M. 1981 Abrégé de matière médicale (pharmacognosie) Tome. Ed. Masson p.339.
- Paul et robert., 1998. .antibiotic .use in the int .car unit .Int.Care, clin .28P
- Pavela, R., Vrchotová, N., & Tříska, J. 2016. Larvicidal activity of extracts from Ammi visnaga Linn.(Apiaceae) seeds against Culex quinquefasciatus Say.(Diptera: Culicidae). Experimental parasitology, 165, 51-57.
- Payne1988. Iron and virulence in the family enterobacteriacae. Critical revue in microbiology
 16, 81 111.
- Peron, L. and H0. Richard 1992, Epices et aromates, techniques et documentations Lavoisier.
- Pibiri M. C. 2006 Assainissement microbiologique de l'air et des systèmes de ventilation au moyen d'huiles essentielles. Thèse Doctorat, EPFL Lausanne, p.161.
- Poole K., 2004.- Efflux-mediated multiresistance in Gram-negative bacteria. Clinical Microbiology and Infection. 10: 12-26.
- Pressler, T., Bohmova, C., Conway, S., Dumcius, S., Hjelte, L., Høiby, N., Kollberg, H.,
 Tümmler, B., Vavrova, V. (2011). Chronic Pseudomonas aeruginosa infection definition:
 EuroCareCF Working Group report. Suppl 2: S75-8.
- Quezel P. et Santa S. 1962 Nouvelle flore de l'Algérie et des régions désertiques méridionales. Tome 1, Edition CNRS, Paris.
- Rahal S. 2004 Chimie des produits naturels et des êtres vivants. O.P.U. Edition. p.162.

- Rice-Evans C.A., Miller N.J., Bolwell P.G., Bramley P.M. & Pridham J.B., 1995.- The
 relative antioxidant activities of plant derived polyphenolic flavoids
- Rice L.D., Sahm D. Bonomo, R.A., 2003. Mechanisms of resistance to antimicrobial agents.
 In: Murray, P.R. (Ed.), Manual of Clinical Microbiology, 1, eighth ed. ASM Press,
 Washington, p. 1074.
- Rober t, G. 2000. Les Sens du Parfum. Osman Eroylles Multimedia. Paris. 224 p.
- Roulier, G.2000, Les huiles essentielles pour votre santé, Ed. Dangles., p.336.
- Saadaoui. Mehdi, 2008. La fréquence des bactéries multi résistante a l'hôpital Hassan ii de Settat. (Thèse de doctorat inédit). UNIVERSITE MOHAMMED V FACULTE DE MEDECINE ET DE PHARMACIE RABAT.
- Saidi O 2018. Les diarrhées aigües communautaires infantiles [Internet] [Thèse]. Rabat : Université Mohammed V; [consulté 16 Juin 2018]. Disponible sur: http://ao.um5.ac.ma/xmlui/handle/123456789/16362
- Saleh, N.A.M., El-Negoumy, S.I., El-Hadidi, M.N., Hosni, H.A. 1983. Comparative study
 of the flavonoids of some local members of the Umbelliferae. Phytochemistry22(6), 14171420.
- Santoyo S., Cavero S., Jaime L., Ibanez E., Senorans F.J. & Reglero G., 2005.- Chemical composition activity of Rosmarius officinalis L. essential oil obtained via supercritical fluid extraction. Journal of Food Protection. 68: 790-795.
- SCHMIDT, Hydrodiffusion SA, brevet suisse n° 2473058. 1981. Semyari, H., Owlia, P., Farhadi, S., Tabrizi, S.M. 2011. Evaluation of antimicrobialeffect of "Ammi visnaga" against oral streptococci. Journal of Microbiology and Antimicrobials 3(5), 126-129.
- **Sens-Olive, G., 1979** « Les huiles essentielles généralités et définitions », dans Traité de phytothérapie et d'aromathérapie, éd. Maloine.
- Sikkema J., De Bont J.A.M. & Poolman B., 1995.- Mechanisms of membrane toxicity of hydrocarbons. Microbiological Reviews 59: 201-222.

- **Sittig M., 1988.-** Pharmaceutical Manufacturing Encyclopedia. Handbook of Toxic and Hazardous Chemicals and Carcinogens. Noyes Publications. 2nd ed., 707 p.
- **Sivropoulou, A., et al 1996.,** Antimicrobial and cytotoxic activities of Origanum essential oils. Journal ofagricultural and Food Chemistry. 445, 1202-1205.
- Soares et al 1997 MJ, Tokumaru-Miyazaki NH, Noleto Al, figueiredo AM, Enterotoxin production by staphylococcus aureus clones and detection of brazilian epidemic MRSA clone (iii :;B:A) among isolat from food handlers J med MICROBIOL 1997.46/2146221.
- Stagliano, M 1992., Actifs et additifs en cosmétologie, techniques et documentations Lavoisier.
- **SURK 2003** Antifungal activity of essentiale oils evalued by tow deffirent application technique against rey bread spoilage fungi jornal Applied Microbiology; 99:665-674
- **Svoboda K. P. and Hampson J. B. 1999** Bioactivity of essential oils of selected temperate aromatic plants: antibacterial, antioxidant, anti-inflammatory and other related pharmacological activities. http://www.csl.gov.uv/ienica/seminars/
- **Sylvie Carle 2009.** La résistance aux antibiotiques : un enjeu de santé publique important. Pharmactuel ,Vol 42 , 6-21.
- Tabanca N.,Demirci B., Ozek T., Kirimer N., Baser K.H.C., Bedir E., Khan I.A. and Wedge D.E. 2006 - Gas chromatographic—mass spectrometric analysis of essential oils from Pimpinella species gathered from Central and Northern Turkey. Journal of Chromatography. A, 1117: 194–205.
- Tasseau et Baron,1989. Infections nosocomiales. In: BRUKER Get FASSIN
 D, eds. Santé publique. Paris: Ellipses; 478-79.
- Teuscher E., Anton R. et Lobstein A. 2005 plantes aromatiques: épices, aromates, condiments er huiles essentielles. Tec et Doc éditions, Paris
- Thorene 1994. Hurmonal immune responses to shiga-like toxins and Eschericia coli; p43.
- **Till 2014 PM** Bailey scott's diagnostic microbiology 2014

- Tim, W.R., Leea, K.G., Brownleea, S.P., Conwaya, M. D., James, M. L. 2003. Evaluation of a new definition for chronic Pseudomonas aeruginosa infection in cystic fibrosis patients. Journal of Cystic Fibrosis, 2, 29-34
- Tonzibo Z.F., Oussou K.R., Chopard C., Mahy J.P. & N'Guessan Y.T. 2010.- Effect of
 essential oil of Chromolaena odorata (Asteracea) from Ivory coast, on cycloxygenase function
 of prostaglandine-H synthase activity. Journal of Pharmacy and Pharmacology. 4(8): 535-538.
- Ullah, R., Hussain, I., Khader, J. A., AbdEIslam, N. M., & Samreen, T. 2012. Investigation
 of fatty acid composition of Ammi visnaga seed oil by gas chromatographymass spectrometry
 (GC-MS). African Journal of Pharmacy and Pharmacology, 6(47), 3265-3267.
- Unlu M., Daferera D., Donmez E., Polissiou M., Tepe B. & Sokmen A., 2002.-Compositions and the in vitro antimicrobial activities of the essential oils of Achilla setacea and Achillea teretifolia (Compositae). Journal of Ethnopharmacology. 83: 117-121
- Valnet J. 1984 Aromathérapie. Traitement des maladies par les essences des plantes. Maloine
 S.A. éditeur. Paris p 544.
- Vanachayangkul, P., Byer, K., Khan, S., Butterweck, V. 2007: An extract of Ammi visnaga L. preventscell damage caused by oxalate. Planta Medica73(9), 240
- Vansant G. 2004 Radicaux libres et antioxydants : principes de base. Symposium «
 Antioxydants et alimentation ». Institut Danone. VIAED, H., Les huiles essentielles et leur
 distillation. Thérapeutique naturelle. 1993, p.924.
- VIAUD, H 1993., Thérapeutiques naturelles GNOMA Ed
- Vogel A., 2013. Encyclopédie des plantes. L'univers des plantes médicinales; Act as potent inhibitors of phorbol ester-induced nitric oxide generation in rat hepatocytes independent of their antioxidant properties. Cancer Lett. 2000, 153 (1-2): 1-5.
- Wainsten, Jean-Pierre 2012 . résistance naturelle .Larousse médical . (1113 p) Larousse
- Walsh S. E., Maillard J-Y., et al 2003. Activity and mechanisms of action of selected biocidal agents on Gram-positive and -negative bacteria. J Appl Microbiol; 94(2): 240-7.
- Walsh, C., 2003.- Antibiotics: actions, origins, resistance. Washington, D.C., ASM Press

- Wendakoon C.N. & Sakaguchi M., 1995.- Inhibition of amino acid decarboxylase activity
 of Enterobacter aerogenes by active components in spices. Journal of Food Protection 58: 280283.
- Whitman 2009 Wb, editor.systematique Bacteriology new york
- Willem, J.P. 2009, 60 maux soignés par les huiles essentielles : l'aromathérapie au quotidien pour toute la famille, Les minipockets de santé.
- Yalad A.S. MeradD. Mohamedi M.N. Ouar Korich (2001 . resistance bacterienne aux antibiotiques. Médecine du Maghreb n°91 , 13-14.
- Zani F., Massimo G., Benvenuti S., Bianchi A., Albasini A., Melegari M., Vampa G., Bellotti A. & Mazza, P ,1991.- Studies on the Genotoxic Properties of Essential Oils with Bacillus subtilis rec-Assay and *Salmonella*/Microsome Reversion Assay. Planta Medica 57: 237-241.