

الجمهورية الجزائرية الديمقراطية الشعبية

République Algérienne Démocratique et Populaire

وزارة التعليم العالي والبحث العلمي

Ministère de l'Enseignement Supérieur et de la Recherche Scientifique

المدرسة الوطنية العليا للفلاحة

Ecole Nationale Supérieure Agronomique

Département : Technologie Alimentaire

القسم: تكنولوجيا التغذية

Spécialité : Elaboration et qualité des aliments

التخصص: إعداد ونوعية الأغذية

Nutrition humaine

التغذية البشرية

Mémoire fin d'études

En vue d'obtention de diplôme de master

Thème

Composition chimique et activité antioxydante et antimicrobienne
d'extraits de rhizomes de curcuma (*Curcuma longa*) et de galanga
(*Alpinia officinarum* L.)

Réalisé : BOUKHARI Ikram

MAHIEDDINE Mounia

Devant le jury composé de :

Proffesseur à l'ENSA

Benchabane Otmane

Président

Promoteur

Hazzit Mohamed

Professeur à l'ENSA

Examinatrice

Aouir Amel

MCB à l'ENSA

Examinatrice

Hadjadj Naima

MCA à l'Université Saad Dahlab Blida

Promotion : 2017-2022

Table des matières

Liste des figures	
Liste des tableaux	
Liste des abréviations	
Introduction générale.....	1
Partie bibliographique	
Chapitre I : Huiles essentielles et extraits non-volatils.....	3
1. Huiles essentielles	3
1.1. Historique	3
1.2. Définition.....	4
1.3. Répartition et fonction des huiles essentielles dans la plante	5
1.4. Les propriétés des huiles essentielles	5
1.5. Composition chimique des huiles essentielles.....	6
1.6. Toxicité des huiles essentielles.....	8
1.7. Les critères de qualité des huiles essentielles.....	10
1.8. Méthodes d'extraction des huiles essentielles	12
1.8.1. Extraction par entrainement à la vapeur	12
1.8.2. Extraction par hydrodistillation	13
1.8.3. Extraction à froid.....	14
1.8.4. Extraction par solvant organique.....	15
1.8.5. Extraction assistée par micro-ondes	15
1.8.6. Extraction par fluide à l'état supercritique	17
1.9. Méthodes d'analyse chimique des huiles essentielles	17
1.9.1. Chromatographie en Phase Gazeuse (CPG)	17
1.9.2. Chromatographie en phase gazeuse couplée à la spectrométrie de masse (CPG/SM)	18
1.10. Principaux domaines d'application des huiles essentiels	18
1.11. La conservation des huiles essentielles	19
2. Les extraits non-volatils	20
2.1. Définition.....	20
2.2. Classification des composés phénoliques.....	21
2.2.1. Les acides phénoliques	21

2.2.2. Les flavonoïdes.....	21
2.2.3. Les tanins.....	22
2.3. Le rôle des composés phénoliques	22
2.4. Méthode d'extraction des composés phénoliques	23
Chapitre II : Monographie des espèces étudiées	25
1. <i>Curcuma longa L.</i>	25
1.1. Historique	25
1.2. Origine.....	25
1.6. Culture et distribution de <i>Curcuma longa L.</i>	26
1.4. Taxonomie.....	26
1.5. L'huile essentielle de <i>Curcuma longa L.</i>	27
1.6. Composition chimique de <i>Curcuma longa L.</i>	28
1.7. Pharmacologie du <i>Curcuma longa</i>	30
2. <i>Alpinia officinarum</i>	32
2.1. Historique et Origine	32
2.2. Culture et distribution.....	32
2.3. Classification scientifique	33
2.4. Huile essentielle d' <i>Alpinia officinarum</i>	34
2.5. Composition chimique d' <i>Alpinia officinarum</i>	34
2.6. Pharmacologie d' <i>Alpinia officinarum</i>	35
Chapitre III :Activités biologiques des substances naturelles	37
1. Activité antioxydante.....	37
1.1. L'oxydation	37
1.1.1. Définition et principe.....	37
1.2. Les radicaux libres.....	37
1.2.1. Définition.....	37
1.2.2. Principe d'action.....	37
1.2.3. Sources des radicaux libres	38
1.2.4. Les types des radicaux libres	38

1.3. Le stress oxydatif.....	39
1.3.1. Définition.....	39
1.3.2. Les conséquences du stress oxydatif	40
1.3.3. Méthode de mesure du stress oxydatif	40
1.4. Les antioxydants	41
1.4.1. Définition.....	41
1.4.2. Les types d'antioxydants	42
1.4.2.1. Les antioxydants enzymatiques	42
1.4.2.2. Les antioxydants non enzymatiques (Scavengers)	43
1.4.3. Le fonctionnement des antioxydants	44
1.4.4. Mécanisme de l'oxydation	44
1.4.5. Les méthodes de mesures du pouvoir antioxydant.....	45
2. Activité antimicrobienne	46
2.1. Introduction	46
2.2. Principaux agents antimicrobiens.....	47
2.3. Principales méthodes d'étude de l'activité antimicrobienne des huiles essentielles	48
2.3.1. Méthode de diffusion (aromatogramme).....	48
2.3.2. Méthode de micro dilution	49
Partie expérimentale	
Chapitre I : Matériel et méthodes	51
1. Matériel	51
1.1. Matériel végétal	51
1.2. Matériel microbiologique	51
1.2.1. Les souches microbiennes	51
1.2.2. Les milieux de culture utilisés.....	52
2. Méthodes	52
2.2. Extraction des huiles essentielles	52
2.2.1. Mode opératoire	52
2.1.2. Rendement de l'extraction.....	53
2.2. Extraction des composés non-volatils	53

2.2.2. Mode opératoire	53
2.2.2. Rendement de l'extraction.....	54
2.3. Détermination de la composition chimique des HEs.....	54
2.4. Détermination de la composition chimique des composés non-volatils.....	55
2.4.1. Dosage des phénols totaux	55
2.4.1.1. Principe.....	56
2.4.1.2. Dosage des flavonoïdes	56
2.4.1.2.1. Principe.....	57
2.4.1.2.2. Mode opératoire.....	57
2.5. Evaluation de l'activité antioxydante	57
2.5.1. Mesure du pouvoir de piégeage du radical DPPH'	58
2.5.1.1. Principe.....	58
2.5.1.2. Mode opératoire.....	58
2.5.2. Test de réduction du radical-cation ABTS ^{•+}	59
2.5.2.1. Principe.....	59
2.5.2.2. Mode opératoire.....	59
2.5.3. Concentration inhibitrice de 50% des radicaux (IC ₅₀).....	59
2.5.4. Mesure du pouvoir réducteur.....	59
2.5.4.1. Principe.....	59
2.5.4.2. Mode opératoire.....	60
2.6. Evaluation de l'activité antimicrobienne.....	61
2.6.1. Etude qualitative de l'activité antimicrobienne	61
2.6.1.1. Préparation des suspensions microbiennes.....	61
2.6.1.2. Préparation des disques	62
2.6.1.3. Préparation de la couche de milieu.....	62
2.6.1.4. L'ensemencement des germes.....	62
2.6.1.5. Dépôt des disques	62
3. Analyse statistique.....	64
Chapitre II : Résultats et discussion	65
1. Rendement d'extraction en HE	65

2. Caractéristiques organoleptiques des HEs.....	67
3. Taux d'extraction des composés non-volatils	68
4. Composition chimique des huiles essentielles.....	69
5. Composition chimique des composés non-volatils	83
6. Evaluation de l'activité antioxydante	87
6.1. Activité de piégeage du radical DPPH [•]	87
6.1.1. Evaluation de l'activité de piégeage du radical DPPH [•] par l'HE et l'extrait de <i>Curcuma longa</i>	88
6.1.2. Evaluation de l'activité de piégeage du radical DPPH [•] par l'HE et l'extrait d' <i>Alpinia officinarum</i>	90
6.2. Activité de piégeage du radical-cation ABTS ^{•+}	92
6.2.1. Evaluation de l'activité de piégeage du radical ABTS ^{•+} par l'HE et l'extrait de <i>Curcuma longa</i>	92
6.2.2. Evaluation de l'activité de piégeage du radical ABTS ^{•+} par l'HE et l'extrait d' <i>Alpinia officinarum</i>	94
6.3. Concentration inhibitrice de 50% des radicaux libres (IC ₅₀).....	96
6.4. Pouvoir Réducteur	101
6.4.1. Pouvoir réducteur de l'HE et l'extrait de <i>Curcuma longa</i>	101
7. Evaluation de l'activité antimicrobienne.....	105
7.1. Evaluation qualitatives de l'activité antimicrobienne	105
7.2. Etude quantitative de l'activité antimicrobienne	115
Conclusion.....	121
Références bibliographiques	123
Annexes	
Résumé	
Abstract	
ملخص	

Résumé:

Les plantes aromatiques sont des sources inéquivalables de substances naturelles douées de propriétés biologiques présentant un intérêt réel. Dans ce contexte, l'hydrodistillation de Curcuma (*Curcuma longa L*) et de galanga (*Alpinia officinarum*) a permis l'obtention des huiles essentielles issues de ces plantes avec des rendements de 0.6 ml / 100g de matière sèche et 0.4 ml / 100g de matière sèche, respectivement. L'analyse qualitative et semi-quantitative par chromatographique couplée à la spectrométrie de masse a permis la détermination de leurs composition chimiques. Une extraction solide-liquide par l'appareil "Soxhlet" a été réalisée sur les deux échantillons avec de l'éthanol qui a abouti à des rendements de 7.65 g d'extrait / 100g MS pour *Curcuma longa* et 12.11 g d'extrait / 100g MS pour *Alpinia officianrum*. L'évaluation de la composition en phénols totaux et en flavonoïdes des extraits a fourni 192,69 mg AGE/g d'extrait et 413,56 mg AGE/g d'extrait en phénols totaux ; et des teneuses en flavonoïdes de 159,88 mg EQ/g d'extrait et 58,08 mg EQ/g d'extrait, pour *Curcuma longa* et *Alpinia officinarum*, respectivement. L'activité antioxydante des HEs et des extraits non-volatils testés a été évalué au moyen de trois méthodes: l'activité de piégeage du radical DPPH[•], l'activité de piégeage du radical ABTS⁺ et le pouvoir réducteur. L'activité antimicrobienne a été estimée par une étude qualitative (l'aromatogramme) et les résultats obtenus ont été confirmés par une étude quantitative en déterminant les CMI des HEs étudiées vis-à-vis de trois souches bactériennes (*Escherichia coli*, *Staphylococcus aureus* et *Bacillus subtilis*) et de deux levures (*Candida albicans* et *Aspergillus brasiliensis*).

Abstract:

Aromatic plants are invaluable sources of natural substances with biological properties of real interest. In this context, the hydrodistillation of Curcuma (*Curcuma longa L*) and galangal (*Alpinia officinarum*) has allowed to obtain essential oils from these plants with yields of 0.6 ml / 100g of dry matter and 0.4 ml / 100g of dry matter, respectively. The qualitative and semi-quantitative analysis by chromatography coupled with mass spectrometry allowed the determination of their chemical composition. A solid-liquid extraction by the "Soxhlet" apparatus was performed on both samples with ethanol, which resulted in yields of 7.65 g extract / 100g DM for *Curcuma longa* and 12.11 g extract / 100g DM for *Alpinia officianrum*. Evaluation of the total phenol and flavonoid composition of the extracts provided 192.69 mg AGE/g extract and 413.56 mg AGE/g extract in total phenols; and flavonoid contents of 159.88 mg EQ/g extract and 58.08 mg EQ/g extract for *Curcuma longa* and *Alpinia officinarum*, respectively. The antioxidant activity of the tested EOs and non-volatile extracts was evaluated

using three methods: DPPH[•] radical scavenging activity, ABTS⁺ radical scavenging activity and reducing power. The antimicrobial activity was estimated by a quantitative study (the aromatogram) and the results obtained were confirmed by a quantitative study by determining the MIC of the HEs studied against three bacterial strains (*Escherichia coli*, *Staphylococcus aureus* and *Bacillus subtilis*) and two yeasts (*Candida albicans* and *Aspergillus brasiliensis*).

ملخص:

النباتات العطرية هي مصادر للمواد الطبيعية ذات الخصائص البيولوجية ذات الأهمية الحقيقة و في هذا السياق سمح التقطير المائي للكركم والخلنجلان بإنتاج الزيوت الأساسية بعائد 0.6 مل/100 غ مادة جافة و 0.4 مل/100 غ مادة جافة على التوالي كما سمح التحليل النوعي و الشبه الكمي بواسطة الكروماتوغرافيا الى جانب قياس الطيف الكتلي بتحديد تركيبتها الكيميائي. تم استخراج المستخلصات بواسطة جهاز صوكمصلي من كلتا العينتين الكركم والخلنجلان باستخدام الايثانول بعائد 7.65 غ/100 مادة جافة و 12.11 غ/100 مادة جافة التركيب الكلي للفينول و الفلافونويد للكركم والخلنجلان افصح عن كمية قدرت بـ 192.69 ملغم و 413.56 ملغم للفينول و محتويات الفلافونويد قدرت بـ 159.88 ملغم و 58.08DPPH كما تم تقدير النشاط المضاد للميكروبيات للزيوت الأساسية من خلال دراسة تكميلية الاروماتغرا姆 و دراسة ABT واختبار كمية للحد الانى للتركيز ضد ثلاثة سلالات بكتيرية وخميرتين.