INCORPORAÇÃO ÓLEO ESSENCIAL DE CRAVO-DA-ÍNDIA EM NANOPARTÍCULAS DE QUITOSANA E AVALIAÇÃO E ATIVIDADE BIOLÓGICA

Letícia Ramalho Xavier¹, Rebeca Ribeiro Gonçalves², Jaqueline Rodrigues Cindra de Lima Souza³, Tércio da Silva de Souza⁴

¹Universidade Federal do Espírito Santo/Campus de Alegre, Alto Universitário, s/n, Guararema, 29500-000 - Alegre-ES, Brasil, lr.ramalhoxavier@gmail.com.

²Instituto Federal de Educação, Ciência e Tecnologia do Espírito Santo/Campus de Alegre, BR 482, Rodovia Cachoeiro/Alegre, Km 47, Distrito de Rive - 29520-000 - Alegre-ES, Brasil, rebecaribeirogolcbio@gmail.com

³Instituto Federal de Educação, Ciência e Tecnologia do Espírito Santo/Campus Vila Velha, Av. Ministro Salgado Filho, n 1000, Soteco/Vila Velha 29106-010- Vila Velha-ES, Brasil, jrsouza@ifes.edu.br

⁴Instituto Federal de Educação, Ciência e Tecnologia do Espírito Santo/Campus Vitória, Av. Vitória, n 1729, Jucutuquara/Vitória, 29040-780 Vitória-ES, Brasil, tssouza@ifes.edu.br

Resumo

Com o intuito de mitigar as limitações inerentes aos óleos essenciais (OE) e expandir suas possibilidades de aplicação, propõe-se a encapsulação como estratégia. Essa técnica permite a incorporação e proteção dos princípios ativos, aumentando sua estabilidade, reduzindo a taxa de migração para o meio externo e prolongando o tempo de ação. O presente trabalho visou extrair, caracterizar, encapsular o óleo essencial de cravo-da-Índia (OECI) em quitosana, avaliar a eficiência de encapsulamento e suas atividades funcionais. O OECI foi extraído por hidrodestilação e apresentou rendimento (3,31%), densidade (1,0072 g/cm³), índice de refração (1,4863), cor amarelo claro, aspecto límpido e aroma característico, com predominância de eugenol (81,82%). A quitosana utilizada teve grau de desacetilação de 83,3%. A eficiência de encapsulamento foi de 94,5±0,1%, obtida na concentração de 0,43 g L⁻¹ de OECI, que corresponde à relação 1:4 (OECI:Quitosana) e a cinética de liberação do OECI foram avaliadas, mostrando liberação progressiva de 0,3% a cada 15 dias e eficácia na inibição de *Staphylococcus aureus* e *Fusarium guttiforme*.

Palavras-chave: Nanocápsula. Atividade biológica. Encapsulação. Cinética de liberação.

Área do Conhecimento: Ciências Biológicas/Bioquímica

Introdução

O cravo-da-índia (*Syzygium aromaticum*) é uma planta arbórea, de odor fortemente aromático, sabor ardente e característico muito utilizado na medicina popular e na culinária, especialmente na produção de doces. O óleo essencial (OE) do cravo-da-índia é amplamente reconhecido por suas distintas propriedades biológicas, sendo extraído dos botões florais secos da planta. Diversos estudos destacam suas atividades biológicas, como anestésico, antioxidante, anti-inflamatória e antimicrobiana (antibacteriano e antifúngico) que o tornam valioso para aplicações terapêuticas e industriais (El-Saber Batiha *et al.*, 2020; Idowu *et al.*, 2021).

Apesar de suas diversas aplicações o OE de cravo da Índia, bem como os demais OEs, apresentam limitações na sua aplicação, o que pode restringir seu uso. Suas limitações estão relacionadas à alta volatilidade dos seus compostos, o que pode comprometer a eficácia dos princípios ativos ao longo do tempo; a sua baixa solubilidade em água, o que dificulta sua formulação em produtos aquosos e a variabilidade de sua composição química, que pode mudar devido a fatores ambientais, genéticos e sazonais, impactando na homogeneidade entre diferentes lotes de produção (Sousa *et al.*, 2022).

Com intuito de mitigar os efeitos das limitações e ampliar a gama de possibilidade de aplicação para os OEs podem ser utilizadas diferentes técnicas, dentre elas a encapsulação. Esta permite a incorporação e proteção dos princípios ativos, aumentando a sua estabilidade, reduzindo a taxa de migração para o meio externo e prolongando o tempo de ação (Aguar, 2022). As técnicas mais comuns de encapsulamento incluem: Spray Drying, Coacervação Complexa, Encapsulação Lipídica e a Encapsulação em Nanopartículas, esta última, utiliza de materiais poliméricos biodegradáveis para criar

nanopartículas que encapsulam o OE, oferecendo uma liberação controlada e prolongada (Mehta *et al.*, 2022).

No processo de encapsulação em nanopartículas diferentes agentes encapsulantes utilizados, dentre estes encontra-se a quitosana, copolímero biodegradável formado de unidades β -(1,4)-2-amino-2-desoxi-D-glucopiranosose e β -(1,4)-2-acetamido-2-desoxi-glicopiranosose. Obtida pelo processo da desacetilação da quitina (Vieira *et al.*, 2018). A quitosana destaca-se por apresentar propriedades benéficas aos processos biológicos, biodegradabilidade e biocompatibilidade. É amplamente utilizada na formulação de sistemas de liberação controlada de fármacos, sua estrutura pode ser modificada para formar nanopartículas que encapsulam os compostos ativos presentes no OE, além disto, com as modificações estruturais é possível direcioná-las para alvos específicos no organismo, melhorando a biodisponibilidade e reduzindo os possíveis efeitos colaterais (Mohammed *et al.*, 2017; Torres *et al.*, 2023).

Para verificar a eficácia do encapsulamento e a liberação dos princípios ativos dos OEs são realizados: Ensaios de liberação *in vitro* (difusão em membrana e sistema de dissolução em meios e solventes diferentes); Análises cromatográficas (CG e HPLC) para qualificar e quantificar os compostos voláteis dos OEs; Espectroscopia de UV-Vis, FTIR e RMN para monitorar a concentração do OE no meio de liberação; Testes de estabilidade (estabilidade acelerada e ciclagem térmica) para verificar a eficácia da encapsulação na proteção dos OEs; Modelagem matemática da cinética de liberação dos princípios ativos; e a Microscopia (MEV e microscopia confocal). Além destes, são realizados testes biológicos *in vitro* e *in vivo* para avaliar a eficácia da liberação controlada em um ambiente real (Sarfraz *et al.*, 2020).

Sendo assim, o objetivo deste estudo foi extrair e caracterizar o óleo essencial de Cravo-da-Índia, promover sua encapsulação em quitosana e avaliar a eficiência de encapsulação e as atividades funcionais do biofilme.

Metodologia

O OECl foi extraído dos botões florais desidratados do cravo-da-Índia (adquirido no comércio local Rive-Alegre/ES) por hidrodestilação como preconiza a Farmacopeia brasileira (Brasil, 2022). A identificação dos compostos químicos presentes no OECl foi realizada por cromatografia gasosa com detecção de ionização de chama (CG-DIC) (Shimadzu GC-2010 Plus) e cromatografia gasosa acoplada à espectrometria de massa (CG-EM) (Shimadzu GC-MS-2010) de acordo com metodologia proposta por De Souza *et al.* (2017). Também foram mensurados as características físico-químicas densidade (De Jesus e Palma, 2008) e índice de refração (IAL, 2008) e sensoriais cor, aroma e aspecto (ISSO, 1997). O estudo do comportamento espectral do OECl foi realizado por espectrometria de UV-Vis (AGILENT CARY 60 UV-VIS) (Veloz *et al.* 2024).

A Quitosana foi caracterizada quanto o seu grau de desacetilação (GD), que indica a proporção de grupos acetil (-COCH₃) removidos da quitina para formar quitosana. Esse parâmetro influencia diretamente a solubilidade, viscosidade, carga catiônica, capacidade de formar filmes e géis, e a reatividade do polímero (Vieira *et al.*, 2018). A avaliação do GD da quitosana foi realizada por titulação potenciométrica (pHmetro - MS TECNOPON, mPA-210) conforme descrito por Abreu *et al.* (2013).

As nanocápsulas de quitosana com diferentes concentrações de OECl (0 a 4 g L⁻¹) foram preparadas conforme metodologia proposta por Ahmadi *et al.* (2018), com modificações. A quitosana (GD: 75,0 - 85%) foi dissolvida em ácido acético 1% (v v⁻¹) na concentração de 2 g L⁻¹ sob agitação a 550 rpm, seguido da adição de Tween 80 (0,24% m v⁻¹) como estabilizante/surfactante, OECl e tripolifosfato de sódio (TPP) 4 g L⁻¹ como agente complexante. A eficiência do encapsulamento foi determinada por meio de análise de espectroscopia na região do UV-Vis a 280 nm, conforme a metodologia utilizada por Ahmadi *et al.* (2018). As nanocápsulas foram congeladas e liofilizadas para obtenção do produto final.

Para avaliação da cinética de liberação do OECl, o material encapsulado foi ressuspenso em água na proporção de 1%, à 30°C, sob agitação a 200 rpm por 30 dias. O teor de OECl liberado foi analisado no 1º, 15º e 30º dias utilizando espectroscopia UV-Vis a 280 nm.

Foram realizados testes de atividade bactericida e fungicida nas nanocápsulas de quitosana com as concentrações de OECl (0 e 0,43 g L⁻¹) utilizando *Staphylococcus aureus* (cepa ATCC 25923) e *Fusarium guttiforme* (estirpe F449), respectivamente. Para o ensaio bactericida utilizou-se método por difusão em disco (Broth de Soy Tryptic - TSB) (Nandhini, 2022) e suspensão de 0,6 g L⁻¹ das

nanocápsulas em etanol aplicada sob os discos, com a leitura dos halos de inibição após 24 h de incubação. Já o ensaio fungicida foi realizado em meio sólido (Kohanmoo; Jamali, 2013) utilizando Ágar Batata Dextrose – PDA, amoxicilina e 6 g L⁻¹ das nanocápsulas, com a leitura dos halos de crescimento micelial após 7 dias de incubação.

Os resultados foram obtidos com base em três repetições experimentais e submetidos à análise descritiva, de variância (ANOVA). As diferenças significativas entre as médias indicadas pelo teste de t-Student para amostras independentes com variâncias iguais, sendo consideradas diferenças significativas para p<0.05 e os resultados foram expressos pela média ± desvio padrão, calculados em ambiente R (R, 2023).

Resultados

O OECl obtido dos botões florais do cravo-da-índia comercializados localmente apresentou rendimento de extração R = 3,31±0,80 % (m m⁻¹), densidade d = 1,0722 ±0,0098 g cm⁻³, índice de refração IR = 1,4863±0,0321, coloração amarelo claro, aspecto límpido e aroma intenso e ardente característicos do cravo-da-índia.

Figura 1. Cromatograma do OE dos botões florais do Cravo-da-Índia (*Syzygium aromaticum*). Composição (CG-FID/MS) e Estruturas químicas dos compostos presentes.

RT: Tempo de retenção em minuto; IRcal: índice de retenção calculado; IRTab: índice de retenção tabulado. RRF%: área relativa ajustada; A%: Área relativa; MS: Espectrometria de massa. Fonte: o autor (2024)

Figura 2. Espectros padrão de UV-Visível presente no OECl

Absorbância máxima (λ máx. = 279 nm). Curva de calibração (eugenol) para quantificação de do óleo essencial do Cravo-da-Índia. Fonte: o autor (2024)

Figura 3. Comportamento da quitosana submetidas à titulação potenciométrica para obtenção de informações para cálculo do grau de desacetilação (GD).

Primeira derivada da curva de titulação ($\Delta pH/\Delta V$) para definição dos pontos de viragem. Fonte: o autor (2024)
 Figura 4. Cinética de liberação do OEI em meio aquoso.

Os valores estão expressos na média $\pm$ erro padrão da média. As médias diferentes foram comparadas pelo teste t-Student ($p < 0,05$). Fonte: o autor (2024)

Figura 5. Atividade antimicrobiana das nanopartículas de OEI/quitosana.

Os valores estão expressos na média $\pm$ erro padrão da média. As médias diferentes foram comparadas pelo teste t-Student ($p < 0,05$). Fonte: o autor (2024)

Discussão

O rendimento da extração foi semelhante ao reportado por Barro Gomes *et al.*, 2018) $R = 3,63\%$ ($m m^{-1}$), e densidade obtida está em conformidade com a ISO (1997) para OE de botões florais de cravo-da-índia (1,042-1,063 $g cm^{-1}$), já o valor do IR foi inferior aos preconizados pela ISSO (1997) (1,528-1,538) fato este que pode estar relacionado grau de pureza da matéria prima. Os aspectos sensoriais observados são adequados para indústrias cosméticas, farmacêuticas e alimentícias, que prezam pela qualidade visual e aromática dos produtos preparados a partir dos óleos essenciais (Do *et al.*, 2010). Os principais compostos químicos presentes no OEI são mostrados na Figura 1. Com predominância do Eugenol (81,82%), Cariofileno (10,12%), Humuleno (0,91%), Acetato de eugenila (7,15%). Dentre os compostos identificados tem-se uma predominância de terpenos hidrocarbonetos (88,95%).

O comportamento espectral do OEI na região UV-VIS (Figura 2) revelou um padrão definido para diferentes concentrações, especialmente a 280 nm, característica do eugenol, usado na curva de calibração para quantificação em sistemas aquosos. Este comportamento também foi observado por Martins *et al.* (2022) para quantificação de OEI em tecidos funcionalizados.

A quitosana foi caracterizada quanto ao grau de desacetilação (GD), que foi de $83,3 \pm 0,5\%$, conforme registrado na Figura 3. Quitosanas que apresentam $GD \geq 70\%$ apresentam-se solúveis em soluções aquosas ácidas e se comportam como um polieletrólito catiônico (Penha et al., 2020).

A eficiência de encapsulamento (EE) foi de $94,5 \pm 0,1\%$, obtida na concentração de $0,43 \text{ g L}^{-1}$ de OECl, que corresponde à relação 1:4 (OECl:Quitosana). Resultado semelhante aos obtidos por Mohammadi et al. (2015) e Ma et al. (2022), usando diferentes OEs, estes apontaram que existe um limite máximo de eficiência de encapsulação que está relacionado a proporção OE/Encapsulante. Este limite pode estar relacionado a saturação dos sítios de ligação no meio. No estudo da cinética de liberação do OECl (Figura 4) foi observado um aumento gradual na liberação do OECl, regido pela equação $Y = 0,357 \ln(x) + 5,0534$ $R^2 = 0,99$, com acréscimo de $0,3\%$ de OECl a cada 15 dias na solução.

A Figura 5 apresenta o comparativo entre o efeito bactericida (*Staphylococcus aureus*) e antifúngico (*Fusarium guttiforme*) das nanocápsulas de quitosana com e sem a presença do OECl. Pode-se observar em ambos os casos que o maior efeito inibitório sobre o desenvolvimento dos microrganismos na presença do OECl encapsulado em quitosana, indicando o princípio ativo está sendo liberado no meio de crescimento.

Conclusão

O OECl obtido dos botões florais do cravo-da-índia comercializados localmente apresentou rendimento de extração $R = 3,31 \pm 0,80\%$ (m m^{-1}), densidade = $1,0072 \pm 0,0098 \text{ g cm}^{-3}$, índice de refração = $1,4863 \pm 0,0321$, coloração amarelo claro, aspecto límpido e aroma intenso e ardente característicos do cravo-da-índia. Apresentou em sua composição química predominância de Eugenol ($81,82\%$). A quitosana utilizada no encapsulamento apresentou grau de desacetilação ($GD = 83,3 \pm 0,5\%$) com comportamento de um polieletrólito catiônico. A eficiência de encapsulamento foi de $94,5 \pm 0,1\%$, obtida na concentração de $0,43 \text{ g L}^{-1}$ de OECl, que corresponde à relação 1:4 (OECl:Quitosana). O estudo da cinética de liberação do OECl pela nanocápsula indicou sistema progressivo, com liberação média de $0,3\%$ do OECl a cada 15 dias, fato este que pode ser confirmado nos ensaios comparativos de atividade antimicrobiana, as cápsulas contendo OECl mostraram-se mais eficazes na inibição do desenvolvimento da bactéria *Staphylococcus aureus* e do fungo *Fusarium guttiforme*.

Referências

- ABREU, F.O.M.S. et al. Propriedades e características da quitosana obtida a partir do exoesqueleto de caranguejo-uçá utilizando radiação de microondas. **Polímeros**, v. 23, p. 630-635, 2013. <https://doi.org/10.4322/polimeros.2013.042>
- AHMADI, Z. et al. *Achillea millefolium* essential oil and chitosan nanocapsules with enhanced activity against *Tetranychus urticae*. **Journal of pest science**, v. 91, p. 837-848, 2018. <https://doi.org/10.1007/s10340-017-0912-6>
- BARROS GOMES, P.R. et al. Caracterização química e citotoxicidade do óleo essencial do cravo-da-índia (*Syzygium aromaticum*). **Revista Colombiana de Ciências Químico-Farmacéuticas**, v. 47, n. 1, p. 37-52, 2018. <https://doi.org/10.15446/rcciquifa.v47n1.70657>
- BRASIL. Farmacopéia Brasileira, 6ª Ed. Vol. 1 / Brasília, Agência Nacional de Vigilância Sanitária. Brasília: Anvisa, 2022. 546p., il. p. 198, 199. Disponível em: <<https://www.gov.br/anvisa/pt-br/assuntos/farmacopeia/farmacopeia-brasileira>> Acesso em: 14 de mar. de 2024.
- DE JESUS, V.L.B.; PALMA, D.A. Medição da densidade do óleo: uma discussão sobre sua otimização e diminuição dos custos via incerteza relativa da medição. **Revista Brasileira de Ensino de Física**, v. 30, n. 3, p.3302.1-3302.6. 2008. <https://doi.org/10.1590/S1806-11172008005000002>
- DE SOUZA, T.S. et al. Essential oil of *Psidium guajava*: Influence of genotypes and environment. **Scientia Horticulturae**, v. 216, p. 38-44, 2017. <http://dx.doi.org/10.1016/j.scienta.2016.12.026>
- DO, T.K.T.; HADJI-MINAGLOU, F.; ANTONIOTTI, S.; FERNANDEZ, X. Authenticity of essential oils. **TrAC Trends in Analytical Chemistry**, v. 66, p.146-157. 2015. <https://doi.org/10.1016/j.trac.2014.10.007>

EL-SABER BATIHA, G. *et al.* *Syzygium aromaticum* L. (Myrtaceae): traditional uses, bioactive chemical constituents, pharmacological and toxicological activities. **Biomolecules**, v. 10, n. 2, p. 202, 2020. <https://doi.org/10.3390/biom10020202>

IAL - INSTITUTO ADOLFO LUTZ, I. A. L. Métodos físico-químicos para análise de alimentos. 4 ed., 1020p 2008. Disponível em <https://wp.ufpel.edu.br/nutricaoobromatologia/files/2013/07/NormasADOLFOLUTZ.pdf> Acessado em 30 de mai. de 2023.

IDOWU, S. *et al.* Clove (*Syzygium aromaticum*) spices: A review on their bioactivities, current use, and potential application in dairy products. *Journal of Food Measurement and Characterization*, v. 15, p. 3419-3435, 2021. <https://doi.org/10.1007/s11694-021-00915-9>

INTERNATIONAL ORGANIZATION FOR STANDARDIZATION. ISO 3142:2997(E). Oil of clove buds [*Syzygium aromaticum* (L.)]. Geneva: ISO, 1997. Disponível em: <<https://cdn.standards.iteh.ai/samples/8312/5cec7962addf4d23b800a26b69ed855b/ISO-3142-1997.pdf>>. Acesso em 18 de ago. de 2024.

KOHANMOO, M.; JAMALI, F. Antifungal activities of some medicinal plant essential oils against *Fusarium oxysporum* F. sp. *Lycopersici*. **Biological Control of Pests and Plant Diseases**, v. 2, n. 1, p. 27-33, 2013. <https://doi.org/10.22059/jbioc.2013.35504>

MARTINS, Q. *et al.* Funcionalização de tecidos com óleo essencial de cravo encapsulado em matrizes de quitosana e alginato. 2022. Disponível em <<https://repositorio.ufsc.br/handle/123456789/233258>> Acesso em 15 de agosto de 2024.

MEHTA, N. *et al.* Microencapsulation as a noble technique for the application of bioactive compounds in the food industry: A comprehensive review. *Applied Sciences*, v. 12, n. 3, p. 1424, 2022. <https://doi.org/10.3390/app12031424>

MOHAMMADI, A., HASHEMI, M., HOSSEINI, S.M. Nanoencapsulation of *Zataria multiflora* essential oil preparation and characterization with enhanced antifungal activity for controlling *Botrytis cinerea*, the causal agent of gray mould disease. **Innovative Food Science & Emerging Technologies**. 28, 73–80. 2015. <https://doi.org/10.1016/j.ifset.2014.12.011>

MOHAMMED, M.A. *et al.* An overview of chitosan nanoparticles and its application in non-parenteral drug delivery. **Pharmaceutics**, v. 9, n. 4, p. 53, 2017. <https://doi.org/10.3390/pharmaceutics9040053>

NANDHINI, P. *et al.* Recent developments in methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) treatment: A review. **Antibiotics**, v. 11, n. 5, p. 606, 2022. <https://doi.org/10.3390/antibiotics11050606>

PENHA, V.C.S. *et al.* Produção de microesferas de quitosana para fins farmacêuticos. **Brazilian Journal of Development**, v. 6, n. 8, p. 55941-55973, 2020. <https://doi.org/10.34117/bjdv6n8-129>

SOUSA, V. *et al.* Microencapsulation of essential oils: A review. **Polymers**, v. 14, n. 9, p. 1730, 2022. <https://doi.org/10.3390/polym14091730>

TORRES, J. L. *et al.* Associação entre biomateriais à base de quitosana e óleos essenciais de *Thymus vulgaris* L. e *Origanum vulgare* L. como alternativa no combate a infecções orais. **Revista Multidisciplinar do Nordeste Mineiro**, v. 14, n. 1, 2023. <https://doi.org/10.61164/rnm.v14i1.2078>

SARFRAZ, J. *et al.* Nanocomposites for food packaging applications: An overview. **Nanomaterials**, v. 11, n. 1, p. 10, 2020. <https://doi.org/10.3390/nano11010010>

VELOZ, V. A. *et al.* Nanopartículas de ZEÍNA/PVA incorporadas com eugenol e óleo essencial do cravo-da-Índia: otimização da síntese e validação analítica para quantificação do eugenol. **Química Nova**, v. 47, n. 5, p. e-20230137, 2024. <https://doi.org/10.21577/0100-4042.20230137>

VIEIRA, A.J. *et al.* Limonene: Aroma of innovation in health and disease. **Chemico-Biological Interactions**, v. 283, p. 97-106, 2018. <https://doi.org/10.1016/j.cbi.2018.02.007>

Agradecimentos

À FAPES, pelo apoio financeiro e institucional.