



Atividades antioxidante e antifúngica dos óleos essenciais de *Cochlospermum regium* frente à *Sclerotinia sclerotiorum* e *Colletotrichum gloeosporioides*

Antonio Carlos Pereira de Menezes Filho, Wendel Cruvinel de Sousa, Carlos Frederico de Souza Castro

Instituto Federal Goiano – IFGoiano, Mestrado em Agroquímica, Campus Rio Verde, GO. E-mail: astronomoamadorgoias@gmail.com

Resumo

O objetivo do trabalho foi avaliar os óleos essenciais de *Cochlospermum regium* e suas atividades antioxidante e antifúngica frente à *Sclerotinia sclerotiorum* e *Colletotrichum gloeosporioides*. Foram coletadas raízes e folhas em indivíduos de *C. regium* em uma área de Cerrado, o material foi processado, pesado e a extração dos óleos se deram pelo método de hidrodestilação em Clevenger. Os óleos tiveram seu rendimento avaliado, bem como as atividades antioxidante e antifúngica frente à *S. sclerotiorum* e *C. gloeosporioides*. Os rendimentos foram de 0,168 e 0,301% para folhas e raízes; a atividade antioxidante apresentou 100% de redução do radical DPPH foi de 100% nas concentrações entre 50 a 30 $\mu\text{L mL}^{-1}$ e a inibição micelial de 14,2 e 60,1% na concentração de 100 $\mu\text{L mL}^{-1}$ para *S. sclerotiorum* e de 84,4 e 81,3% para *C. gloeosporioides* para os óleos das raízes e folhas, respectivamente.

Palavras-chave: *Cochlospermum regium*; atividade antifúngica; óleo essencial; atividade antioxidante.

Antioxidant and antifungal activities of *Cochlospermum regium* essential oils against *Sclerotinia sclerotiorum* and *Colletotrichum gloeosporioides*

Abstract

The objective of this work was to evaluate the essential oils of *Cochlospermum regium* and its antioxidant and antifungal activities against *Sclerotinia sclerotiorum* and *Colletotrichum gloeosporioides*. Roots and leaves were collected in individuals of *C. regium* in a *Cerrado* area, the material was processed, weighed and extraction of the oils were by the hydroventilation method in Clevenger. The oils had their evaluated yield, as well as the antioxidant and antifungal activities against *S. sclerotiorum* and *C. gloeosporioides*. Yields were 0.168 and 0.301% for leaves and roots; the antioxidant activity showed 100% reduction of the DPPH radical was 100% in the concentrations between 50 and 30 $\mu\text{L mL}^{-1}$ and the mycelial inhibition of 14.2 and 60.1% in the concentration of 100 $\mu\text{L mL}^{-1}$ for *S. sclerotiorum* and 84.4 and 81.3% for *C. gloeosporioides* for root and leaf oils, respectively.

Keywords: *Cochlospermum regium*; antifungal activity; essential oil; antioxidant activity.

Introdução

O domínio Cerrado é o segundo maior em área territorial, apresentando rica fauna e flora endêmica no Brasil. O Cerrado está atrás apenas do bioma Amazônico em área de cobertura florestal e da riqueza de biodiversidade. É neste domínio em especial, nas fitofisionomias cerradão, Cerrado ralo e Cerrado *stricto sensu*, bem como próximas a áreas antropomorfizadas que o espécimen vegetal *Cochlospermum regium*

conhecido popularmente por (algodão-do-cerrado) habita. O *C. regium* pertence à família Bixaceae, apresentando médio porte arbustivo, com longas raízes estando estas bem profundas no solo, como meio de propagação apresenta também floração de coloração amarela com leve aroma, e após a fecundação das flores, surgem frutos com sementes revestidas com material lanoso. Esta espécie vegetal da flora brasileira é considerada fitoterapêutica sendo amplamente

utilizada pela população rural para o tratamento de inúmeras enfermidades (LEME *et al.*, 2017).

O *C. regium* como planta fitoterápica, apresenta importantes compostos químicos, pertencentes às classes dos fenóis e óleos essenciais, que são encontrados nas raízes, talos, folhas e flores. Os óleos essenciais apresentam em sua composição química altos teores quantitativos de terpenóides, em especial para classe de sesquiterpenos como o β -copaen-4- α -ol e Viridiflorol (INÁCIO *et al.*, 2014).

Os óleos essenciais são compostos químicos voláteis naturais, apresentando complexos compostos como monoterpenos, diterpenos e sesquiterpenos, onde na maioria apresentam odores, e na temperatura ambiente são líquidos. Os óleos essenciais são compostos formados a partir dos metabólitos secundários das plantas, desempenhando funções específicas, como na atração de polinizadores, na proteção da planta contra altas temperaturas, e na defesa contra o ataque de insetos, animais herbívoros e fitopatógenos (PRINS *et al.*, 2006).

Vários compostos químicos que compõem os óleos essenciais apresentam ações antioxidantes, antibacteriana, antifúngica, inseticida, larvicida, leishmanicida dentre outros, sendo de grande importância para as indústrias alimentícia, farmacêutica e de produtos agrícolas, nesta última principalmente no combate a fungos causadores de perdas de produção em grãos e frutas durante a produção e armazenamento todos os anos, gerando significativa redução na economia em milhões de dólares (DIAS *et al.*, 2019; SCHERER *et al.*, 2009).

O mofo-branco (*Sclerotinia sclerotiorum*) e a antracnose (*Colletotrichum gloeosporioides*) são doenças fitopatológicas que afetam a produção principalmente nas culturas de soja, milho, feijão e grãos-de-bico, bem como de frutas ainda na lavoura como na pós-colheita do abacate, banana, morango e mamão. Podem ocorrer também em outros órgãos vegetais como folhas, flores e galhos sendo estes dois fitopatógenos frequentes no Brasil (SILVA *et al.* 2018). O controle de ambas as espécies fúngicas necessita do uso maciço de agentes fungistáticos sintéticos sendo aplicadas várias vezes nas lavouras, com isso, o uso descontrolado de agentes fungicidas ocasiona o desenvolvimento de resistência aos princípios ativos dos antifúngicos comerciais, além disso, ocasionam descontrole ambiental na fauna, contaminação

de solos, leitos de rios e sérios problemas para a saúde humana (CRUZ *et al.* 2010).

Com isso, alternativas naturais como o uso de óleos essenciais a base de metabólitos secundários produzidos pelas plantas, vem se tornando opção alternativa devido a inúmeros compostos químicos que apresentam atividade antifúngica natural, como a piperitona, terpinen-4-ol, β -cariofileno, α -humuleno, germacreno D e miristicina (VALADARES *et al.*, 2018).

Verificando a necessidade de novos estudos com base na biodiversidade florística do Cerrado brasileiro, este estudo objetivou avaliar as atividades antioxidante e antifúngica dos óleos essenciais das raízes e folhas de *Cochlospermum regium* frente às linhagens fúngicas de *Sclerotinia sclerotiorum* e de *Colletotrichum gloeosporioides*.

Material e Métodos

Foram coletadas raízes e folhas em indivíduos de *C. regium*, nas primeiras horas do dia compreendido entre as 6-9 horas da manhã em uma área de Cerrado ralo no município de Rio Verde/GO, Brasil, localizado nas seguintes coordenadas geográficas: 17°47'13.7"S 50°57'60.0"W. Uma exsiccata foi herborizada e depositada no Herbário do Instituto Federal Goiano, com a seguinte identificação HRV: 844. Para extração dos óleos essenciais foram utilizadas alíquotas de 100 g de material *in natura*, sendo em seguida, triturados em processador doméstico com 500 mL de água destilada e deionizada. Para a obtenção dos óleos essenciais, foi utilizado aparelho de Clevenger com refluxo por 4 horas. Em seguida o hidrolato foi coletado e transferido para um funil de separação sendo lavado com 3 partes de diclorometano. A parte diclorometânica foi reunida em um béquer onde foi seco com sulfato de sódio anidro, e logo após, filtrado em papel de filtro quantitativo. O solvente foi evaporado naturalmente em local escuro em temperatura de 25 °C. O rendimento de óleo essencial foi determinado pela equação 1.

$$(\%) \text{ OE} = \text{Moe (g)}/\text{Mam (g)} \times 100 \quad \text{Eq. 1}$$

Onde: Moe = massa de óleo essencial extraído, Mam = massa amostra úmida e 100 fator de conversão para porcentagem.

A atividade antioxidante foi determinada conforme Mezza *et al.* (2018) adaptado. Utilizou-se o radical livre DPPH (2,2-difenil-1-picrilhidrazil). O ensaio antioxidante foi realizado pelo método de microdiluição em microplacas de

96 poços. Para cada poço foram adicionados 100 µL de uma solução diclorometânica de DPPH na concentração 0,06 mM, 100 µL de óleo essencial diluído em diclorometano nas seguintes diluições com concentrações de 50; 40; 30; 20; 10; 5; 2,5 e 1,25 µL mL⁻¹. As leituras foram realizadas no comprimento de ondas em 517 nm, após 1 h. de reação. Uma curva padrão foi realizada com a solução de DPPH na concentração 0,06 mM. Como controle negativo utilizou-se a solução mãe de DPPH 0,06 mM, e como branco o diclorometano. Os resultados foram expressos em porcentagem de redução de DPPH (%).

Para verificação da atividade antifúngica, foram utilizados isolados de *Sclerotinia sclerotiorum* obtido de escleródios formados no interior da haste de soja, provenientes de campos comerciais no município de Rio Verde-GO, já para *Colletotrichum gloeosporioides* o isolado foi obtido diretamente dos frutos de mamoeiros com sintomas de contaminação. As culturas em meio BDA foram doadas pelo laboratório de Produtos Naturais do Instituto Federal Goiano, Campus Rio Verde.

A avaliação dos óleos essenciais de *C. regium* sobre o crescimento micelial de *S. sclerotiorum* e *C. gloeosporioides*, partiram de concentrações de 100 (óleo puro); 50; 25; 12,5; 6,25; 3,13 e 1,56 µL mL⁻¹ de óleo essencial diluído em DMSO. Como controle negativo, utilizou-se a testemunha (ausência de óleo essencial) e DMSO, e como controle positivo o fungicida Frownicide® na concentração de 10 µL mL⁻¹. As concentrações dos óleos essenciais foram adicionadas ao meio de cultura BDA em todas as concentrações, bem como para os tratamentos com fungicida comercial e DMSO. Após solidificação do meio, em câmara de fluxo laminar, 1 disco de micélio de *S. sclerotiorum* e ou *C. gloeosporioides* com 7 mm de diâmetro, foi depositado no centro da placa de Petri com 9 cm de diâmetro. Em seguida

foram incubadas à temperatura entre 20 °C, durante 48 horas como descrito por Garcia *et al.* (2012) adaptado para *S. sclerotiorum* e de 25 °C por 10 dias para *C. gloeosporioides* conforme descrito por Silva *et al.* (2018) adaptado.

A avaliação consistiu em medições diárias do diâmetro das colônias, por meio de um paquímetro manual, iniciadas após 24 horas do início da incubação e encerradas com tempo de 48 e 240 horas após, quando as colônias fúngicas, do tratamento testemunha, atingiram completamente a área interna da placa. A determinação da porcentagem de inibição de crescimento micelial foi realizada conforme equação 2, proposto por Garcia *et al.* (2012).

$$PIC = (DTT - DTQ)/DTT \times 100 \text{ Eq. (2)}$$

Onde: PIC = porcentagem de inibição do crescimento micelial, DTT = diâmetro no tratamento testemunha, DTQ = diâmetro no tratamento químico.

A análise estatística consistiu em triplicatas para o rendimento de óleo essencial e quadruplicata para o ensaio antifúngico, seguido de (±) desvio padrão. Os dados foram avaliados pelos testes de *Student* e *Tukey* com nível de significância ($p \leq 0,05$).

Resultados e Discussão

Na Tabela 1 está apresentado o rendimento de óleo essencial extraído das raízes e folhas de *C. regium*. Os óleos essenciais apresentaram coloração incolor em ambas as amostras. O rendimento apresentou em ambos os óleos apresentaram diferença significativa em especial para o óleo essencial das raízes com 0,301%, seguido do óleo essencial extraído das folhas de 0,168%. A espécie *C. regium* apresentam boa taxa de rendimento com base em 100 g de massa *in natura*.

Tabela 1. Rendimento dos óleos essenciais de *C. regium*, extraídos das raízes e folhas.

Amostras	Rendimento (%)
OEF	0,168 ± 0,02 ^b
OER	0,301 ± 0,02 ^a

OEF: Óleo Essencial Folhas e OER: Óleo Essencial Raiz. Médias seguidas de (±) desvio padrão. Os resultados foram submetidos ao teste de *Student* ($p \leq 0,05$).

Silva *et al.* (2019) encontraram rendimento de 0,6% de óleo essencial em *M. paniculata*. Valadares *et al.* (2018) obtiveram rendimento de 0,42 e 0,34% de óleo essencial das inflorescências e folhas de *P. aduncum*. Já Prins *et al.* (2006), avaliaram o óleo essencial das folhas

de *R. officinalis* em duas velocidades onde encontraram rendimentos de 1,0 a 1,07%. Na Tabela 2 estão apresentados os resultados da atividade antioxidante EC₅₀ dos óleos essenciais das raízes e folhas de *C. regium*.

Tabela 2. Atividade antioxidante EC₅₀, avaliado nos óleos essenciais das raízes e folhas de *C. regium*.

Conc. $\mu\text{L mL}^{-1}$	Atividade Antioxidante (%)	
	OER	OEF
50	100 \pm 0,00 ^a	100 \pm 0,00 ^a
40	100 \pm 0,00 ^a	100 \pm 0,00 ^a
30	96,12 \pm 0,03 ^a	100 \pm 0,00 ^a
20	70,17 \pm 0,01 ^c	88,75 \pm 0,02 ^b
10	55,4 \pm 0,01 ^d	49,55 \pm 0,02 ^c
5	22,11 \pm 0,04 ^e	33,13 \pm 0,04 ^c
2,5	9,45 \pm 0,00 ^f	24,12 \pm 0,01 ^d
1,25	-	20,10 \pm 0,00 ^d
0,625	-	13,06 \pm 0,03 ^e

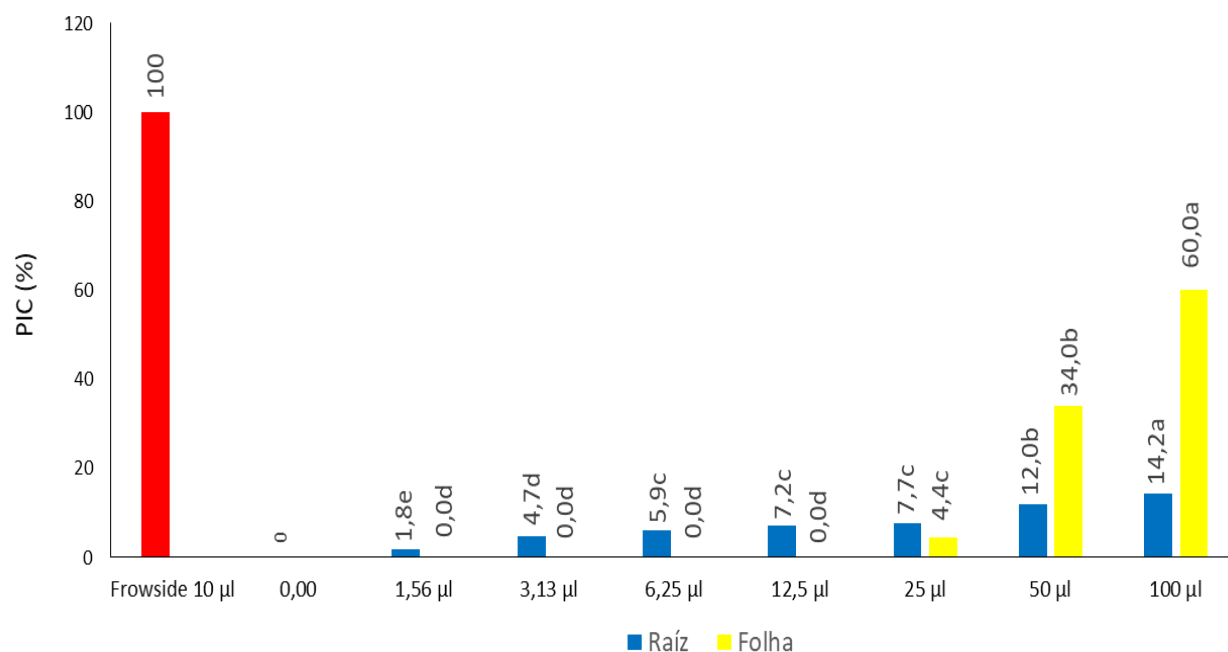
OER: Óleo Essencial Raiz e **OEF:** Óleo Essencial Folhas. Médias seguidas de (\pm) desvio padrão. Letras diferentes na mesma coluna apresentam diferença significativa pelo teste de Tukey à ($p \leq 0,05$).

Em relação ao ensaio do sequestro do radical livre DPPH, observou-se redução entre as concentrações de 50 a 30 $\mu\text{L mL}^{-1}$ de 100%. A menor atividade observada no óleo essencial das raízes foi de 13,06% na concentração de 0,625 $\mu\text{L mL}^{-1}$ em uma quantidade de amostra necessária para reduzir em 50% a concentração inicial de DPPH. Os óleos essenciais de *C. regium* apresentam importante potencial antioxidante. Possivelmente nos óleos essenciais de *C. regium* apresentam compostos químicos que estão associados aos compostos fenólicos tendo o potencial antioxidante aumentado como

observado na Tabela 2. Xavier *et al.* (2016) avaliaram o óleo essencial das folhas de *C. calophyllum* onde obtiveram resultado de 34,4% de redução do radical DPPH, sendo um baixo potencial antioxidante. Silvestri *et al.* (2010) encontraram redução do radical DPPH de 95,6% para o óleo essencial de *E. caryophyllata*.

Na Figura 1 observa-se os percentuais de inibição em diferentes concentrações ($\mu\text{L mL}^{-1}$) dos óleos essenciais das raízes e folhas de *C. regium* frente à *S. sclerotiorum*.

Figura 1. Percentual de inibição de crescimento micelial (PIC %) de *S. sclerotiorum* em diferentes concentrações dos óleos essenciais da raiz e folhas de *C. regium*.



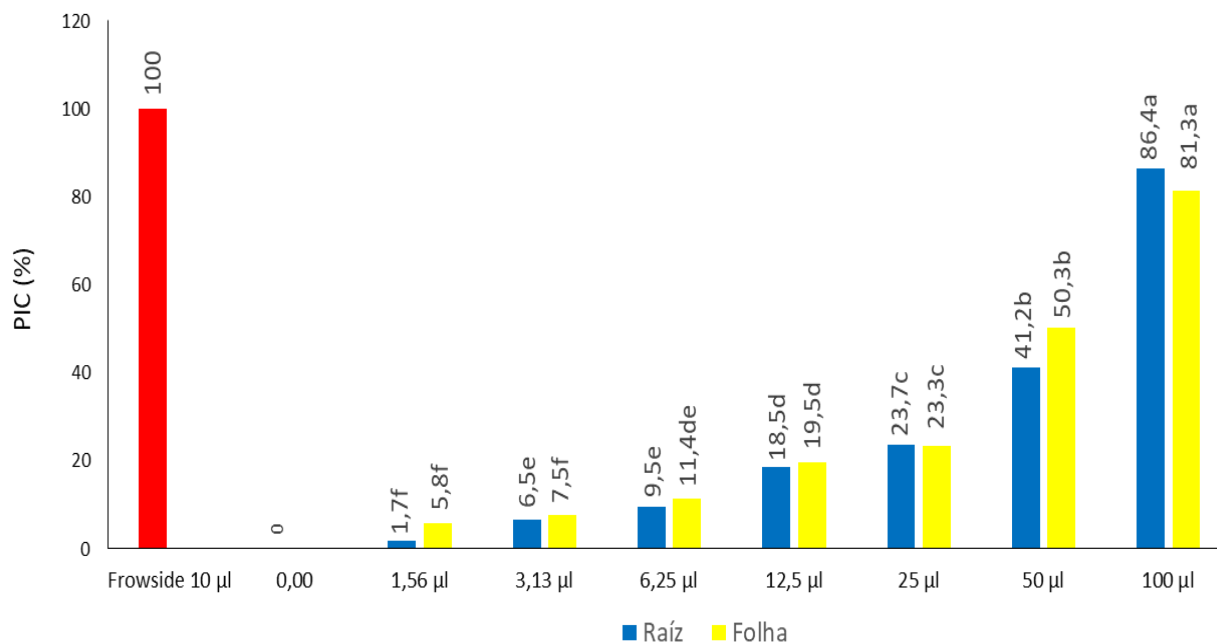
As maiores taxas de inibição micelial de *S. sclerotiorum* foram observados na maior concentração de 100 µL mL⁻¹ com taxas de 60,1 e 14,2% para o óleo essencial das folhas e raízes, respectivamente, e de 100% quando comparado ao fungicida comercial Frowside na concentração de 10 µL mL⁻¹. Os óleos essenciais das folhas e raízes apresentaram estatisticamente três grupos distintos. A menor concentração de inibição para o óleo essencial das folhas foi observado na concentração de 25 µL mL⁻¹, não apresentando inibição nas demais concentrações, e para as raízes, de 1,56 µL mL⁻¹ com 1,8%. O óleo essencial das folhas apresentou-se eficiente nas concentrações de 100 e 50 µL mL⁻¹. Já o óleo essencial das raízes não foi eficiente como agente

fungistático, apresentando máximo de 14,2% de inibição micelial contra *S. sclerotiorum*.

Estudo realizado por Silva *et al.* (2019) utilizando o óleo essencial das folhas de *M. paniculata*, obtiveram na maior concentração de 300 µL mL⁻¹ inibição micelial em *S. sclerotiorum* de 91,2% e na menor concentração de 12,5 µL mL⁻¹ de 28,0%. Já Xavier *et al.* (2016) encontraram para o óleo essencial das folhas de *C. calophyllum* boa eficiência de inibição micelial em *S. sclerotiorum* nas concentrações de 300, 200 e 150 µL mL⁻¹ iguais a 87,63; 81,33 e 72,84% respectivamente.

Na Figura 2 observa-se os percentuais de inibição micelial em *S. sclerotiorum* em diferentes concentrações (µL mL⁻¹) dos óleos essenciais das raízes e folhas de *C. regium*.

Figura 2. Percentual de inibição de crescimento micelial (PIC %) de *C. gloeosporioides* em diferentes concentrações dos óleos essenciais da raiz e folhas de *C. regium*.



Em relação à percentagem de inibição do crescimento micelial de *C. gloeosporioides*, comparando as concentrações avaliadas para ambos os óleos essenciais das raízes e folhas de *C. regium*, é possível verificar diferenças significativas para as concentrações de 100 e 50 $\mu\text{L mL}^{-1}$ para o óleo das raízes com 86,4 e 41,2%, e para o óleo das folhas nas concentrações de 100, 50, 25, 12,5 $\mu\text{L mL}^{-1}$ com 81,3; 50,3; 23,3 e 19,5% respectivamente. Em especial, a concentração de 100 $\mu\text{L mL}^{-1}$ apresentou maior eficiência quando comparado ao fungicida Frowside com 100% de inibição do crescimento micelial de *C. gloeosporioides*.

Dias-Arieira *et al.* (2010) encontraram significativas atividades de inibição em *C. acutatum* avaliando os óleos de nim e de eucalipto com porcentagem de inibição de 84,4 e de 91,1%, respectivamente. Já Souza Júnior *et al.* (2009) encontraram para os óleos de alecrim-pimenta, alfavaca-cravo, capim-santo e cidrão com atividade de 100% e de goiaba variando entre 44 a 69% contra o desenvolvimento de *C. gloeosporioides* comprovando o efeito fungicida dos óleos essenciais e não somente a ação fungistática. Os pesquisadores ainda discutem sobre os compostos químicos presentes nos óleos essenciais como promotores da ação de inibição do desenvolvimento micelial, onde, por exemplo, o óleo de alfavaca-cravo apresenta teor de 73,3% de eugenol, 12,1% de 1,8 cineol, 2,3% de β -

cariofileno e 2,1% de (Z)-ocimento que são compostos com ação fungicida comprovada.

Conclusão

Este estudo demonstrou que os óleos essenciais das raízes e folhas de *Cochlospermum regium* apresentaram bons rendimentos de extração dos óleos e satisfatória atividade antioxidante na redução do radical livre DPPH, bem como excepcional antifúngico *in vitro* contra *S. sclerotiorum* e *C. gloeosporioides*. Os resultados obtidos neste estudo para os óleos essenciais, futuramente poderão ser testados aplicando estes compostos químicos voláteis em experimentos em casas de vegetação e em campo, utilizando os dois fungos em ensaios fungicidas, observando como os dois óleos essenciais se comportam em ambiente controlado e natural.

Agradecimentos

Ao Instituto Federal de Educação, Ciência e Tecnologia Goiano, Campus Rio Verde; aos Laboratórios de Produtos Naturais; de Química Tecnológica e de Biomoléculas e Bioensaios; a CAPES, CNPq, FINEP e FAPEG pela bolsa de mestrado em Agroquímica para o primeiro autor Antonio.

Referências

CRUZ, M. J. D. S.; CLEMENTE, E.; CRUZ, M. E. D. S.; MORA, F.; COSSARO, L.; PELISSON, N. Effects of

bioactive natural compounds on the postharvest Conservation of mango fruits cv. Tommy Atkins. **Science and Agrotechnology**, v. 34, n. 2, p. 428-433, 2010. <http://dx.doi.org/10.1590/S1413-70542010000200022>

DIAS, A. L. B.; SOUSA, W. C.; BATISTA, H. R. F.; ALVES, C. C. F.; SOUCHIE, E. L.; SILVA, F. G.; PEREIRA, P. S.; SPERANDIO, E. M.; CAZAL, C. M.; FORIM, M. R.; MIRANDA, M. L. D. Chemical composition and in vitro inhibitory effects of essential oils from fruit peel of three Citrus species and limonene on mycelial growth of *Sclerotinia sclerotiorum*. **Brazilian Journal of Biology**, p. 1-5, 2019. <https://doi.org/10.1519-6984.216848>

DIAS-ARIEIRA, C. R.; FERREIRA, L. R.; ARIEIRA, J. O.; MIGUEL, E. G.; DONEGA, M. A.; RIBEIRO, R. C. F. Atividade do óleo de *Eucalyptus citriodora* e *Azadirachta indica* no controle de *Colletotrichum acutatum* em morangueiro. **Summa Phytopathology**, v. 36, n. 3, p. 228-232, 2010. <https://doi.org/10.1590/S0100-54052010000300007>

GARCIA, R. Á.; JULIATTI, F. C.; BARBOSA, K. A. G.; CASSEMIRO, T. A. Atividade antifúngica de óleo e extratos vegetais sobre *Sclerotinia sclerotiorum*. **Bioscience Journal**, v. 28, n. 1, p. 48-57, 2012.

INÁCIO, M. C.; PAZ, T. A.; BERTONI, B. W.; VIEIRA, M. A. R.; MARQUES, M. O.; PEREIRA, A. M. S. Histochemical investigation of *Cochlospermum regium* (Schrank) Pilg. leaves and chemical composition of its essential oil. **Natural Product Research**, v. 28, n. 10, p. 727-731, 2014. <https://doi.org/10.1080/14786419.2013.879133>

MEZZA, G. N.; BORGARELLO, A. V.; GROSSO, N. R.; FERNANDEZ, H.; PRAMPARO, M. C.; GAYOL, M. F. Antioxidant activity of rosemary essential oil fractions obtained by molecular distillation and their effect on oxidative stability of sunflower oil. **Food Chemistry**, v. 242, n. 1, p. 9-15, 2018. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2017.09.042>

SCHERER, R.; WAGNER, R.; DUARTE, M. C. T.; GODOY, H. T. Composição e atividade antioxidante e antimicrobiana dos óleos essenciais de cravo-da-índia, citronela e palmarosa. **Revista Brasileira de Plantas Mediciniais**, v. 11, n. 4, p. 442-449, 2009.

<http://dx.doi.org/10.1590/S1516-5722009000400013>

SILVA, F. F. A. da.; ALVES, C. C. F.; OLIVEIRA FILHO, J. G.; VIEIRA, T. M.; CROTTI, A. E. M.; MIRANDA, M. L. D. Chemical constituents of essential oil from *Murraya paniculata* leaves and its Application to in vitro biological control of the fungus *Sclerotinia sclerotiorum*. **Food Science and Technology, AHEAD**, p. 1-5, 2019. <http://dx.doi.org/10.1590/fst.20218>

SILVA, T. K.; BORGES, B. G.; FREITAS, A. S.; SOARES, M. G. O.; FREITAS, E. J.; ALCANTRA, E.; FIGUEIREDO, J. R. M. In Vitro antifungal activity of própolis in *Colletotrichum* spp. of avocado. **Journal of University Vale do Rio Verde**, v. 16, n. 3, p. 1-6, 2018. <https://doi.org/10.5892/ruvrd.v16i3.5607>

SILVESTRI, J. D. F.; PAROUL, N.; CZYEWski, E.; LERIN, L.; ROTAVA, I.; CANSIAN, R. L.; MOSSI, A.; TONIAZZO, G.; OLIVEIRA, D.; TREICHEL, H. Perfil da composição química e atividades antibacteriana e antioxidante do óleo essencial do cravo-da-índia (*Eugenia caryophyllata* Thunb.). **Revista Ceres**, v. 57, n. 5, p. 589-594, 2010. <https://doi.org/10.1590/S0034-737X2010000500004>

SOUZA JÚNIOR, I. T.; SALES, N. L. P.; MARTINS, R. R. Efeito fungitóxicos de óleos essenciais sobre *Colletotrichum gloeosporioides*, isolado do maracujazeiro amarelo. **Revista Biotemas**, v. 22, n. 3, p. 77-83, 2009. <https://doi.org/10.5007/2175-7925.2009v22n3p77>

PRINS, C. L.; LEMOS, C. S. L.; FREITAS, S. P. Efeito do tempo de extração sobre a composição e o rendimento do óleo essencial de alecrim (*Rosmarinus officinalis*). **Revista Brasileira de Plantas Mediciniais**, v. 8, n. 4, p. 92-95, 2006.

VALADARES, A. C. F.; ALVES, C. C. F.; ALVES, J. M.; DEUS, I. P. B.; OLIVEIRA FILHO, J. G.; SANTOS, T. C. L.; DIAS, H. J.; CROTTI, A. E. M.; MIRANDA, M. L. D. Essential oils from *Piper aduncum* inflorescences and leaves: chemical composition and antifungal activity against *Sclerotinia sclerotiorum*. **Anais da Academia Brasileira de Ciências**, v. 90, n. 3, p. 2691-2699, 2018. <http://dx.doi.org/10.1590/0001-3765201820180033>

XAVIER, M. N.; ALVES, J. M.; CARNEIRO, N. S.; SOUCHIE, E. L.; SILVA, E. A. J.; MARTINS, C. H. G.; AMBROSIO, M. A. L. V.; EGEA, M. B.; ALVES, C. C. F.; MIRANDA, M. L. D. Composição química do óleo essencial de *Cardiopetalum calophyllum* Schltdl. (Annonaceae) e suas atividades antioxidante, antibacteriana e antifúngica. **Revista Virtual de Química**, v. 8, n. 5, p. 1433-1448, 2016. <https://doi.org/10.21577/1984-6835.20160101>