

Agronomia: Elo da Cadeia Produtiva 5

Diocléa Almeida Seabra Silva (Organizadora)





Agronomia: Elo da Cadeia Produtiva 5

Diocléa Almeida Seabra Silva (Organizadora)



2019 by Atena Editora Copyright © Atena Editora

Copyright do Texto © 2019 Os Autores

Copyright da Edição © 2019 Atena Editora

Editora Chefe: Profa Dra Antonella Carvalho de Oliveira

Diagramação: Natália Sandrini Edição de Arte: Lorena Prestes Revisão: Os Autores



Todo o conteúdo deste livro está licenciado sob uma Licença de Atribuição Creative Commons. Atribuição 4.0 Internacional (CC BY 4.0).

O conteúdo dos artigos e seus dados em sua forma, correção e confiabilidade são de responsabilidade exclusiva dos autores. Permitido o download da obra e o compartilhamento desde que sejam atribuídos créditos aos autores, mas sem a possibilidade de alterá-la de nenhuma forma ou utilizá-la para fins comerciais.

Conselho Editorial

Ciências Humanas e Sociais Aplicadas

- Prof^a Dr^a Adriana Demite Stephani Universidade Federal do Tocantins
- Prof. Dr. Álvaro Augusto de Borba Barreto Universidade Federal de Pelotas
- Prof. Dr. Alexandre Jose Schumacher Instituto Federal de Educação, Ciência e Tecnologia de Mato Grosso
- Prof. Dr. Antonio Carlos Frasson Universidade Tecnológica Federal do Paraná
- Prof. Dr. Antonio Gasparetto Júnior Instituto Federal do Sudeste de Minas Gerais
- Prof. Dr. Antonio Isidro-Filho Universidade de Brasília
- Prof. Dr. Constantino Ribeiro de Oliveira Junior Universidade Estadual de Ponta Grossa
- Prof^a Dr^a Cristina Gaio Universidade de Lisboa
- Prof. Dr. Devvison de Lima Oliveira Universidade Federal de Rondônia
- Prof. Dr. Edvaldo Antunes de Farias Universidade Estácio de Sá
- Prof. Dr. Eloi Martins Senhora Universidade Federal de Roraima
- Prof. Dr. Fabiano Tadeu Grazioli Universidade Regional Integrada do Alto Uruguai e das Missões
- Prof. Dr. Gilmei Fleck Universidade Estadual do Oeste do Paraná
- Prof^a Dr^a Ivone Goulart Lopes Istituto Internazionele delle Figlie de Maria Ausiliatrice
- Prof. Dr. Julio Candido de Meirelles Junior Universidade Federal Fluminense
- Prof^a Dr^a Keyla Christina Almeida Portela Instituto Federal de Educação, Ciência e Tecnologia de Mato Grosso
- Prof^a Dr^a Lina Maria Goncalves Universidade Federal do Tocantins
- Prof^a Dr^a Natiéli Piovesan Instituto Federal do Rio Grande do Norte
- Prof. Dr. Marcelo Pereira da Silva Universidade Federal do Maranhão
- Prof^a Dr^a Miranilde Oliveira Neves Instituto de Educação, Ciência e Tecnologia do Pará
- Prof^a Dr^a Paola Andressa Scortegagna Universidade Estadual de Ponta Grossa
- Prof^a Dr^a Rita de Cássia da Silva Oliveira Universidade Estadual de Ponta Grossa
- Profa Dra Sandra Regina Gardacho Pietrobon Universidade Estadual do Centro-Oeste
- Profa Dra Sheila Marta Carregosa Rocha Universidade do Estado da Bahia
- Prof. Dr. Rui Maia Diamantino Universidade Salvador
- Prof. Dr. Urandi João Rodrigues Junior Universidade Federal do Oeste do Pará
- Prof^a Dr^a Vanessa Bordin Viera Universidade Federal de Campina Grande
- Prof. Dr. Willian Douglas Guilherme Universidade Federal do Tocantins

Ciências Agrárias e Multidisciplinar

- Prof. Dr. Alexandre Igor Azevedo Pereira Instituto Federal Goiano
- Prof. Dr. Antonio Pasqualetto Pontifícia Universidade Católica de Goiás
- Profa Dra Daiane Garabeli Trojan Universidade Norte do Paraná
- Profa Dra Diocléa Almeida Seabra Silva Universidade Federal Rural da Amazônia
- Prof. Dr. Écio Souza Diniz Universidade Federal de Viçosa
- Prof. Dr. Fábio Steiner Universidade Estadual de Mato Grosso do Sul
- Profa Dra Girlene Santos de Souza Universidade Federal do Recôncavo da Bahia
- Prof. Dr. Jorge González Aguilera Universidade Federal de Mato Grosso do Sul
- Prof. Dr. Júlio César Ribeiro Universidade Federal Rural do Rio de Janeiro
- Profa Dra Raissa Rachel Salustriano da Silva Matos Universidade Federal do Maranhão
- Prof. Dr. Ronilson Freitas de Souza Universidade do Estado do Pará
- Prof. Dr. Valdemar Antonio Paffaro Junior Universidade Federal de Alfenas



Ciências Biológicas e da Saúde

Prof. Dr. Benedito Rodrigues da Silva Neto - Universidade Federal de Goiás

Prof. Dr. Edson da Silva - Universidade Federal dos Vales do Jequitinhonha e Mucuri

Profa Dra Elane Schwinden Prudêncio – Universidade Federal de Santa Catarina

Prof. Dr. Gianfábio Pimentel Franco - Universidade Federal de Santa Maria

Prof. Dr. José Max Barbosa de Oliveira Junior - Universidade Federal do Oeste do Pará

Prof^a Dr^a Magnólia de Araújo Campos – Universidade Federal de Campina Grande

Prof^a Dr^a Natiéli Piovesan – Instituto Federal do Rio Grande do Norte

Prof^a Dr^a Vanessa Lima Gonçalves - Universidade Estadual de Ponta Grossa

Prof^a Dr^a Vanessa Bordin Viera – Universidade Federal de Campina Grande

Ciências Exatas e da Terra e Engenharias

Prof. Dr. Adélio Alcino Sampaio Castro Machado - Universidade do Porto

Prof. Dr. Alexandre Leite dos Santos Silva - Universidade Federal do Piauí

Profa Dra Carmen Lúcia Voigt - Universidade Norte do Paraná

Prof. Dr. Eloi Rufato Junior - Universidade Tecnológica Federal do Paraná

Prof. Dr. Fabrício Menezes Ramos - Instituto Federal do Pará

Prof. Dr. Juliano Carlo Rufino de Freitas - Universidade Federal de Campina Grande

Prof^a Dr^a Neiva Maria de Almeida – Universidade Federal da Paraíba

Profa Dra Natiéli Piovesan - Instituto Federal do Rio Grande do Norte

Prof. Dr. Takeshy Tachizawa - Faculdade de Campo Limpo Paulista

Dados Internacionais de Catalogação na Publicação (CIP) (eDOC BRASIL, Belo Horizonte/MG)

A281 Agronomia [recurso eletrônico] : elo da cadeia produtiva 5 /
Organizadora Diocléa Almeida Seabra Silva. – Ponta Grossa,
PR: Atena Editora, 2019. – (Agronomia: Elo da Cadeia Produtiva;
v. 5)

Formato: PDF

Requisitos de sistema: Adobe Acrobat Reader

Modo de acesso: World Wide Web

Inclui bibliografia

ISBN 978-85-7247-824-3 DOI 10.22533/at.ed.243190312

Agricultura – Economia – Brasil.
 Agronomia – Pesquisa – Brasil.
 Silva, Diocléa Almeida Seabra.
 Série.

CDD 630.981

Elaborado por Maurício Amormino Júnior - CRB6/2422

Atena Editora

Ponta Grossa – Paraná - Brasil

<u>www.atenaeditora.com.br</u>

contato@atenaeditora.com.br



APRESENTAÇÃO

A cadeia produtiva do agronegócio tem como finalidade um conjunto de ações que são inseridas em um determinado produto até a chegada no consumidor. Muitas das vezes essas ações, que na realidade, se constituem em etapas de como trabalhar um determinado produto até que este esteja pronto para ser comercializado, levandose em consideração as características que proporcionará o grau de satisfação dos clientes.

A satisfação se faz presente, devido o aprimoramento do produto de forma eficiente, que somente se torna possível, através de pesquisas que estejam relacionadas com a produção agropecuária a se destacar no mercado, como o preparo de solo, classes de aptidão de terras agrícolas, adubação, seleção de mudas, preparo de sementes, nutrição mineral de plantas, tratos culturais, plantas medicinais, alelopáticas e o uso da terra e etc. Estas pesquisas nos incentivaram na elaboração deste volume – AGRONOMIA: ELO DA CADEIA PROTUVIA 5, VOL.5, que significa que os trabalhos aqui contextualizados seguem um roteiro diversificado de parâmetros / ações que definem com clareza o conceito de cadeia produtiva, o que na realidade retrata os acontecimentos que levam as instituições públicas e privadas como as Universidades, Embrapas, propriedades rurais e etc., serem responsáveis por novas descobertas científicas e pelo aprimoramento deste conhecimento, no sentido de melhorar os elos da cadeia produtiva do agronegócio que estão contidos nos artigos, cujos capítulos apontam pesquisas recentes cujo fundamento é aumentar a produção agrícola do Brasil.

Isso é tão verdade, que segundo ¹Castro; Lima; Cristo (2002) a cadeia produtiva do agronegócio parte da premissa que a produção de bens pode ser representada como um sistema, onde os atores estão interconectados por fluxo de materiais, de capital, de informação, com o objetivo de suprir um mercado consumidor final com os produtos do sistema. Isso nos levará a melhoria da competitividade do mercado em que para que todo produto seja comercializado, será necessário que antes haja pesquisas voltadas ao seu aprimoramento para a conquista do consumidor final.

Diocléa Almeida Seabra Silva

¹ CASTRO, A. M. G.; LIMA, S. M. V.; CRISTO, C. M. P. N. Cadeia produtiva: marco conceitual para apoiar a prospecção tecnológica. In: **Anais do XXII Simpósio de Gestão da Inovação Tecnológica**. Salvador, 2002.

SUMÁRIO

CAPÍTULO 11	
DIAGNÓSTICO DA CAFEICULTURA DOS MUNICIPIOS DE ALFENAS, CAMPESTRE, PARAGUAÇI E SERRANIA	J
Nilson Pereira Gomes	
Eduardo Vinicius Franco da Silva	
Ramon Mendes de Souza Dias	
Wagner Borim Teixeira Edimar de Paiva	
DOI 10.22533/at.ed.2431903121	
CAPÍTULO 215	5
A PRODUÇÃO DE FIBRA DE MALVA (<i>URENA LOBATO</i> L.) NO ESTADO DO PARÁ: PERSPECTIVAS E REALIDADES BASEADAS NOS ANOS DE 1990 A 2017	3
Alasse Oliveira da Silva	
Elane Cristina da Silva Conceição	
Roberta Carvalho Gomes Diocléa Almeida Seabra Silva	
Ismael de Jesus Matos Viégas	
Antonia Kilma de Melo Lima	
Danilo Mesquita Melo	
Joaquim Alves de Lima Júnior	
Ebson Pereira Cândido	
Eduardo da Silva Leal DOI 10.22533/at.ed.2431903122	
CAPÍTULO 3	•
UTILIZAÇÃO DE PLANTAS MEDICINAIS: NA PERCEPÇÃO DE UMA LOCALIDADE NO SUL DOBRASIL)
Paulo Barrozo Cassol	
Maria Teresa Aquino de Campos Velho Alberto Manuel Quintana	
DOI 10.22533/at.ed.2431903123	
CAPÍTULO 436	ì
ABORDAGENS DE BIOINFORMÁTICA PARA VACINAS CONTRA O VÍRUS DA FEBRE AFTOSA NA	
AMÉRICA DO SUL	١
Mateus Gandra Campos	
Giuliana Loreto Saraiva	
Pedro Marcus Pereira Vidigal Abelardo Silva Júnior	
Márcia Rogéria de Almeida	
DOI 10.22533/at.ed.2431903124	
)
CAPÍTULO 5	
	١
CAPÍTULO 5	١
CAPÍTULO 5	A
ADUBAÇÃO NITROGENADA E MOLÍBDICA DA CULTURA DA SOJA: INFLUÊNCIA SOBRE A PRODUTIVIDADE DE GRÃOS E TEORES DE NITROGÊNIO NAS FOLHAS	A

CAPÍTULO 667
ALLELOPATHIC EFFECTS OF AQUEOUS EXTRACTS OF Leucaena leucocephala (Lam) OF WIT. ON LETTUCE (Lactuca sativa L.) SEEDS
Cláudio Brito Coêlho
Maria Eduarda Batista Vieira Fernandes
Emmanoella Costa Guaraná Araujo Thiago Cardoso Silva
Cibelle Amaral Reis
Tarcila Rosa da Silva Lins
Letícia Siqueira Walter
Júlia Andresa Freitas da Silva Anderson Oliveira de Lima
laci Dandara Santos Brasil
Marks Melo Moura
Ernandes Macedo da Cunha Neto
Tarcísio Viana de Lima
DOI 10.22533/at.ed.2431903126
CAPÍTULO 776
ALLELOPATHIC EFFECTS OF <i>Corymbia torelliana</i> ON THE GERMINATION AND INITIAL DEVELOPMENT OF AGRICULTURAL AND FOREST SPECIES
Lucas Araújo Moura
Emmanoella Costa Guaraná Araujo Thiago Cardoso Silva
Antonio Leonardo Sousa Modesto
Tarcila Rosa da Silva Lins
Letícia Siqueira Walter Cibelle Amaral Reis
laci Dandara Santos Brasil
Ernandes Macedo da Cunha Neto
Jade Cristynne Franco Bezerra
Marks Melo Moura Tarcísio Viana de Lima
DOI 10.22533/at.ed.2431903127
CAPÍTULO 8
ALTERAÇÕES NO METABOLISMO DE NITROGÊNIO E CARBONO EM PLANTAS DE ARROZ SUBMETIDAS A DEFICIÊNCIA DE MACRONUTRIENTES
Erinaldo Gomes Pereira Albiane Carvalho Dias
Camilla Santos Reis de Andrade da Silva
Liliandra Barreto Emídio Gomes
Lorraine Cristina Henrique Almeida
Natália dos Santos Ferreira Otavio Augusto Queiroz dos Santos
Octávio Vioratti Telles de Moura
Cássia Pereira Coelho Bucher
Carlos Alberto Bucher
Everaldo Zonta Manlio Silvestre Fernandes
DOI 10.22533/at.ed.2431903128
CAPÍTULO 9
APTIDÃO AGRÍCOLA DOS SOLOS: METODOLOGIA DE APLICAÇÃO Karla Navara Santos de Almeida

Rafael Felippe Ratke	
Kaíse Barbosa de Souza	
DOI 10.22533/at.ed.2431903129	
CAPÍTULO 1011	3
AVALIAÇÃO DE DIFERENTES ALTURAS DAS PLANTAS NA PRODUTIVIDADE DA CULTURA DO TOMATEIRO EM CULTIVO ORGÂNICO	C
Belmiro Saburo Shimada Gustavo Roque Goulart Juliano Cordeiro Alessandro Jefferson Sato	
DOI 10.22533/at.ed.24319031210	
CAPÍTULO 1112	4
AVALIAÇÃO DO DESEMPENHO AGRONÔMICO DO TOMATEIRO ENXERTADO EM SISTEM ORGÂNICO DE PRODUÇÃO SOB CULTIVO PROTEGIDO	
Gilmar Batistella José Ricardo Peixoto	
DOI 10.22533/at.ed.24319031211	
CAPÍTULO 1213	4
AÇÃO FITOQUÍMICA DE <i>ARTEMISIA ANNUA</i> L. EM MANEJOS PÓS-COLHEITAS	
Thalita Cristina Marques Cervezan Adilson Sartoratto Aline Cristina Rabonato Glyn Mara Figueira Fernando Broetto	
DOI 10.22533/at.ed.24319031212	
CAPÍTULO 1314	7
BEEF MARKETING AND QUALITY IN URUGUAY	
Fabio Montossi Fiorella Cazzuli	
DOI 10.22533/at.ed.24319031213	
CAPÍTULO 1416	4
BIOPROMOTORES E LUZ NO CRESCIMENTO DE Brachiaria brizantha Monyck Jeane dos Santos Lopes Moacyr Bernardino Dias Filho Thomaz Henrique dos Reis Castro Gisele Barata da Silva	
DOI 10.22533/at.ed.24319031214	
CAPÍTULO 1517	5
CARBONO ORGÂNICO AFETADO POR SISTEMAS DE CULTIVO DE LONGA DURAÇÃO	
Felipe Camargo de Paula Cardoso João de Deus Gomes dos Santos Junior Eiyti Kato	
Nericlenes Chayes Marcante	

João Batista Lopes da Silva Júlio César Azevedo Nóbrega

DOI 10.22533/at.ed.24319031215

CAPÍTULO 16193
COMPATIBILIDADE DO FERTILIZANTE NUCLEOS O-PHOS COM Trichoderma asperellum
Daniela Tiago da Silva Campos Mayco Mascarello Richardi Matheus de Medeiros Bagli Marcelo Augusto Cruz Filho Ligia Bronholi Pedrini Renato de Almeida Jr
DOI 10.22533/at.ed.24319031216
CAPÍTULO 17197
CONTAMINAÇÃO MICROBIANA E PARASITÁRIA NO CULTIVO DE HORTALIÇAS: UMA REVISÃO DE LITERATURA
Juciene de Jesus Barreto da Silva Ana Lúcia Moreno Amor Isabella de Matos Mendes da Silva
DOI 10.22533/at.ed.24319031217
CAPÍTULO 18
CRESCIMENTO DE BANANEIRAS E BARUEIROS EM CONSÓRCIO COM PLANTAS DE COBERTURA EM SISTEMA AGROFLORESTAL
Everton Martins Arruda Leonardo Santos Collier Rilner Alves Flores Bruna Bandeira do Nascimento Leonardo Rodrigues Barros Risely Ferraz Almeida Marcos Paulo dos Santos
DOI 10.22533/at.ed.24319031218
CAPÍTULO 19230
CRESCIMENTO DE PLANTAS DE MAMOEIRO 'THB' EM CAMPO
Karina Tiemi Hassuda dos Santos Renan Garcia Malikouski Vinicius de Souza Oliveira Geraldo Antônio Ferreguetti Gleyce Pereira Santos Omar Schmildt Marcio Paulo Czepak Edilson Romais Schmildt
DOI 10.22533/at.ed.24319031219
CAPÍTULO 20235
CRESCIMENTO MICELIAL DE COLLETOTRICHUM spp. EM DIFERENTES MEIOS DE CULTURA
Elisson Felipe Rezende Cano Marta Sabrina Nimet Mayco Antonio Batistella Fabio Mattes Maiorki Felipe José Gibbert Márcia de Holanda Nozaki
DOI 10.22533/at.ed.24319031220

CAPÍTULO 21242
DEFICIÊNCIA DE CÁLCIO E MAGNÉSIO AFETA O METABOLISMO DE NITROGÊNIO E O DESENVOLVIMENTO DE PLANTAS DE ARROZ (<i>Oryza sativa</i> L.)
Erinaldo Gomes Pereira
Albiane Carvalho Dias Camilla Santos Reis de Andrade da Silva
Liliandra Barreto Emídio Gomes
Lorraine Cristina Henrique Almeida
Natália dos Santos Ferreira Otavio Augusto Queiroz dos Santos
Octávio Vioratti Telles de Moura
Cássia Pereira Coelho Bucher
Carlos Alberto Bucher Everaldo Zonta
Manlio Silvestre Fernandes
DOI 10.22533/at.ed.24319031221
CAPÍTULO 22255
DIMENSIONAMENTO AMOSTRAL PARA MAMOEIRO 'ALIANÇA' EM CAMPO
Omar Schmildt
Karina Tiemi Hassuda dos Santos Renan Garcia Malikouski
Vinicius de Souza Oliveira
Adriel Lima Nascimento
Gleyce Pereira Santos Geraldo Antônio Ferreguetti
Edilson Romais Schmildt
DOI 10.22533/at.ed.24319031222
CAPÍTULO 23261
DINÂMICAS DE USO DA TERRA NA AGRICULTURA FAMILIAR: O CASO DA COMUNIDADE RURAL DE TATAJUBA, VISEU-PARÁ
Alasse Oliveira da Silva
Antônio Mariano Gomes da Silva Júnior Liliane Marques de Sousa
Daiane Pantoja de Souza
Lívia Tálita da Silva Carvalho
Henrique da Silva Barata Jonathan Braga da Silva
Hiago Marcelo Lima da Silva
DOI 10.22533/at.ed.24319031223
CAPÍTULO 24270
EMERGÊNCIA E CRESCIMENTO DE CROTALARIA EM FUNÇÃO DA PROFUNDIDADE DE SEMEADURA EM SOLO ARENOSO
Everton Martins Arruda
Geyson da Silva Prado Kevein Ruas de Oliveira
Marcos Paulo dos Santos
Leonardo Rodrigues Barros
DOI 10.22533/at.ed.24319031224
CAPÍTULO 25
FREQUÊNCIA DE NEMATOIDES NA REGIÃO CENTRO-OESTE
Rayane Gabriel Da Silva

Danieli Rayane Gabriel Da Silva Maria	
Eduarda Ferreira Nantes	

DOI 10.22533/at.ed.24319031225

CAPÍTULO 26
GESTÃO DE GASTOS DA PEQUENA PROPRIEDADE RURAL FAMILIAR PARA MELHORAR O SEU DESEMPENHO ECONÔMICO
Nestor Bremm
Daniela Martinelli
Lauri Aloisio Heckler
DOI 10.22533/at.ed.24319031226
SOBRE A ORGANIZADORA290
ÍNDICE REMISSIVO291

CAPÍTULO 12

AÇÃO FITOQUÍMICA DE ARTEMISIA ANNUA L. EM MANEJOS PÓS-COLHEITAS

Thalita Cristina Marques Cervezan
Adilson Sartoratto
Aline Cristina Rabonato
Glyn Mara Figueira
Fernando Broetto

RESUMO: A malária é considerada uma doença infecciosa grave que atinge milhares de pessoas, principalmente em países tropicais e subtropicais. O controle dessa doença pode ser feito através de alguns tipos de medicamentos semissintéticos e bioativos naturais, entre eles os derivados da espécie Artemisia annua L.: artemisinina, diidroartemisinina. deoxiartemisinina. ácido artemisínico arteanuina B. O presente estudo teve como objetivos avaliar o efeito de diferentes tipos de processamento pós-colheita sobre a qualidade do fármaco e seus derivados. Folhas de A. annua L. foram submetidas a quatro tratamentos de desidratação sendo eles: campo em pleno Sol, campo na sombra, estufa de circulação de ar a temperatura de 28°C +/-2 e câmara de crescimento 15°C +/-2, por 29 dias. Foram realizadas as análises de teor de umidade, flavonoides, avaliação do teor de artemisinina, diidroartemisinina, deoxiartemisinina, ácido

artemisínico e arteanuina B. Cada tratamento apresentou influência distinta sobre o acúmulo de bioativos estudados. Entretanto, quando a biomassa foi processada em estufa com temperatura controlada, houve maior estabilidade para a maioria dos princípios ativos avaliados, com exceção da artemisinina.

PALAVRAS-CHAVE: artemisinina, compostos bioativos, metabólitos secundários, plantas medicinais, secagem.

ABSTRACT: Malaria is considered a serious infectious disease that affects thousands of people, occurring in tropical and subtropical countries. Disease control can be done through some types of semi-synthetic and bioactive natural drugs, including them the derivatives of the species Artemisia annua L.: artemisinin, dihydroartemisinin, deoxiartemisinin, artemisinic acid and arteanuin B. The leaves of A. annua L. were submitted to 4 post-harvest treatments: Leaves of A. annua L. were submitted to 4 post-harvest treatments: field in full sun, field shaded, air circulation oven dry at 28 °C +/-2 and grown chamber 15 °C +/-2 for 29 days. The analysis of moisture content, flavonoids, evaluation of the artemisinin, dihydroartemisinin, deoxiartemisinin, artemisinic acid and arteanuin B contents were carried out. Were analyzed treatment had a different influence on the bioactives under study, however, the oven dry

demonstrated to have greater stability in most of the active principles with the exception of artemisinin.

KEYWORDS: artemisinin, bioactive, secondary metabolites, medicinal plants, drying.

1 I INTRODUÇÃO

Ao longo dos anos, o Plasmodium vem adquirindo resistência a drogas comerciais usadas para o tratamento da malária. Em busca por tratamentos alternativos, descobriu-se que a espécie medicinal identificada por Artemisia annua L. apresenta um composto químico com atividade antimalárica. Testes farmacológicos confirmaram a ação fitoterápica da artemisinina e ainda, ressalta a ação rápida e eficaz sobre as formas de malária resistente (RODRIGUES et al, 2006). No entanto, o uso regular da artemisinina contribuiu para a formação de novas cepas resistentes a doença. Desde modo, tem-se utilizado outros compostos derivados da síntese de artemisinina, os quais, também apresentam a mesma ação antimalárica, quando combinados. A fim de melhorar a produção da molécula e seus derivados, tornase imprescindível manter a qualidade desses compostos no período pós-colheita para evitar o desencadeamento de reações de oxidação, hidrólise, ataques de microorganismos, etc., (MESHNICK et al, 1996). Este trabalho teve como objetivo estudar parte do metabolismo de A. annua L. em relação à preservação de seus componentes fitoterápicos, nos procedimentos de pós-colheita. O material vegetal foi submetido a diferentes métodos de secagens, no qual avaliou a preservação no teor da artemisinina, diidroartemisinina, deoxiartemisinina, ácido artemisínico, arteanuina B e flavonoides.

2 I MATERIAIS E MÉTODOS

A cultivar utilizada foi a variação de Artemis, adaptada para o clima subtropical. Os principais genótipos selecionados foram os híbridos CPQBA 5 x 2/39 e o CPQBA 3M x POP. A espécie em estudo, Artemisia annua L., foi cultivada no campo experimental do Centro Pluridisciplinar de Pesquisas Químicas, Biológicas e Agrícolas (CPQBA), da Universidade Estadual de Campinas (Unicamp). O campo é localizado em Paulínia, SP, na latitude sul 22°48 min, na longitude oeste 47°0 min e altitude 669. O plantio foi realizado em solo latossolo vermelho escuro argiloso e adubação-verde realizada com mucuna.

A matéria fresca da A. annua L. foi coletada no início de março, antes do florescimento, devido ao período em que a concentração de artemisinina é maior. As plantas foram cortadas inteiras, aleatoriamente, com auxílio de facão, apresentando alturas médias de 1,8 metros de comprimento. Ao todo, foram colhidas 96 plantas, sendo separadas em quatro tratamentos de secagem e desidratação: Campo sol pleno (CSP); Campo sombra (CSM); Estufa de circulação de ar (EST) a 28°C ± 2°C;

Câmara de crescimento (Câmara) a 15°C ± 2°C. Cada tratamento continha quatro repetições. No campo, as plantas inteiras foram acondicionadas em formas de cabanas contendo oito plantas por parcela sendo fixadas com amarras e sobrepostas em sombrite preto 50% luz (com dimensões 1,0 m x 1,0 m). O sombrite foi utilizado para minimizar possíveis perdas de material foliar ao decorrer dos dias de secagem.

As plantas submetidas aos tratamentos de secagem e desidratação em Estufa e em Câmara de Crescimento foram devidamente desmembradas em partes menores. O material vegetal continha apenas galhos mais finos e folhas, adensadas em sacos de sombrite preto 50%, sendo, posteriormente acondicionadas em seus âmbitos de tratamentos. Os materiais submetidos aos tratamentos mantiveram-se fixos em seus respectivos ambientes de secagem e desidratação, durante todo o período de avaliações. Vale ressaltar que, as plantas secas na sombra e em sol pleno tiveram influências climáticas relativamente consideráveis, uma vez que, ficaram expostos há alguns fatores ambientais. Portanto, os tratamentos de secagem fixados no campo experimental, principalmente as plantas secas em pleno sol, tiveram influência constante de umidade, temperaturas, vento, entre outros. Por serem ambientes com fatores ambientais variáveis, a área de estudo teve acompanhamento meteorológico em decorrer do período de 29 dias. As medições foram realizadas pela CEPAGRI, Unicamp.

Os experimentos de secagem e desidratação foram instalados no dia 12 de março e, consequentemente, iniciado o primeiro ponto de coleta vegetal para as análises de teor de água. Esse primeiro ponto de coleta, identificado como tempo zero, foi usado como material de referência padrão comparativa entre todos os tratamentos. As avaliações experimentais foram feitas uma vez por semana, durante 29 dias, no qual tiveram recolhidas mais quatro amostragens das folhas, sendo realizadas nos períodos de 5°, 12°, 19° e 29° dias de secagem e desidratação. Deste modo, foram totalizados cinco pontos de coletas, sendo o primeiro no tempo zero e os demais nas quatro semanas de acompanhamento.

As amostragens recém-coletadas foram feitas em triplicatas, sendo coletadas uniformemente, por toda a parte do vegetal. Os materiais coletados foram postos em sacos de polietileno (10 cm x 20 cm) e imediatamente transportados para o processamento em laboratório. As amostragens de cada tratamento foram devidamente moídas em moinho analítico modelo A11 Basic, com rotação do motor equivalente a 28.000 rpm, o qual foi indicado por possuir a câmara fechada hermeticamente, com perda de material praticamente zero. Após a redução granulométrica, as amostras foram submetidas à análise do teor de água (item 2.1), as quais foram realizadas no Departamento de Agrotecnologia, localizado no Centro Pluridisciplinar de Pesquisas Químicas, Biológicas e Agrícolas (CPQBA, Unicamp) em Campinas, São Paulo, Brasil.

136

2.1 Determinação do teor de água

Cerca de 1 g de todas as amostras obtidas nos 5 pontos de colheitas, foram pesadas em balança digital analítica em triplicada e colocadas em cadinhos de alumínio. A massa seca foi determinada colocando os cadinhos em estufa com circulação forçada a 105°C por 24 horas (Arvouet-Grand et al, 1994). Após este período os cadinhos foram retirados e colocados em dessecador. Depois de arrefecidas à temperatura ambiente em dessecador, foram submetidas à nova pesagem e quantificados os teores de água em percentagem de perda por dessecação, sendo:

$$P\% = P1 - P2 \times 100$$
PI (1)

Onde: P_1 representa o peso do cadinho contendo a amostra úmida, P_2 é o peso do cadinho contendo a amostra seca, P_1 é o peso da amostra fresca e P é o percentual de água.

2.2 Extração dos metabólitos das folhas

A quantificação dos principais bioativos foi realizada no Departamento de Bioquímica e Biotecnologia localizado no Instituto Politécnico de Worcester (WPI) em Massachusetts, Estados Unidos. Todo o transporte das amostras foi feito pela DHL Express, onde permaneceram refrigeradas a -20°C ± 5, com gelo seco e em caixas de poliestireno expandido (isopor). Durante o percurso, houve o monitoramento das amostras, com o auxílio de termômetro, e periodicamente, realizada a manutenção do gelo para evitar o aumento da temperatura e degradação do material vegetal. O tempo de trajeto para os Estados Unidos foi de aproximadamente 48 horas. No desembalo, os materiais apresentaram a temperatura final de 12 graus com ± 5°C de variação. Todas as amostras foram armazenadas a -20 °C até o início das análises.

Anteriormente, as amostras foram irradiadas pelo Centro de Tecnologia das Radiações (CTR) do Instituto de Pesquisas Energéticas e Nucleares – IPEN, localizado no campus da Universidade de São Paulo (São Paulo - SP - Brasil) a fim de atender a legislação Norte-Americana e atentar aos padrões de segurança. A fonte de irradiação utilizada nos tratamentos foi o Cobalto 60 na dose mínima de 10,2 kGy (1,0 Mrad), afim de atender a legislação de fitossanidade exigidas para materiais de origem vegetais em exportação.

As análises se iniciaram com os tratamentos que apresentavam maiores teores de água, sendo o tempo zero e a câmara de crescimento. Para a extração de metabólitos, foi necessário adicionar cloreto de metileno nas amostras. Para 25 mg de biomassa, foram adicionados 4 mL de diclorometano, em tubos de ensaio de vidro, e levados ao ultrassom em um banho de água gelada durante 30 minutos. Após esse tempo, houve formação de uma fase heterogênea, ao qual, o solvente decantado

foi transferido para novos tubos de ensaio e secos em N₂. Em seguida, armazenada a -20 °C até à análise. Para a dosagem, as amostras foram ressuspendidas em diclorometano (1 mL) e, as alíquotas foram depois transferidas para cromatógrafo de fase gasosa acoplado a espectrômetro de massas (GC-MS) em frascos de amostra e secas. Para a quantificação de Artemisinina (ART), Deoxiartemisinina (deoxyAN), Arteanuina B (AB), Ácido Artemisínico (AA) e Ácido Diidroartemisinico (DHAA) foi usado a cromatografia de fase gasosa (CG) acoplada a espectrômetro de massas (CG-MS). Para que o método utilizado seja válido, é necessário aplicar as seguintes especificações: O cromatógrafo utilizado foi Agilent 7890A e MS, a Agilent 5975C, com a coluna Agilent HP-5MS (30 m x 0,25 mm x 0,25 mm). O gás de arraste foi o Hélio a 1 mL/min. Volume de injeção usado é 1 mL no modo splitless. A temperatura da fonte de íon é 280°C; sendo a entrada de 250°C; na linha de transferência com 280°C. A temperatura do forno com 125°C realizada por 1 min, e, em seguida, aumentada para 300°C a 5°C/min.

O AA e DHAA foram analisados separadamente dos outros metabolitos, por serem equivalentes. Antes da injeção no cromatógrafo, foi primeiramente necessário a derivatização, ao qual, foi conseguido por ressuspensão em amostras de 20 μL na proporção de 1:1 de piridina:bis (trimetilsilil) trifluoroacetamida (Sigma 270407 e Restek 35605, respectivamente); adicionados a 50 μL de pentano. O padrão de AA utilizado nesta determinação foi o autêntico purificado da A. annua L. (Laboratório de Biotecnologia, Instituto Politécnico de Worcester, MA – USA), sendo utilizado para o cálculo das concentrações de AA e DHAA das amostras por meio da curva de calibração do referido padrão (MANNAN et al, 2010). As amostras de AN, deoxyAN e AB foram ressuspensas em 100 μL de pentano, antes das análises. A identificação da AN foi feita por consulta a biblioteca NIST (*National Institute of Standards and Technology*) e padrões validados, enquanto a deoxyAN e AB foram identificados apenas por comparação com padrões validados (ADAMS, 2007).

A extração dos flavonoides das folhas se iniciou nas etapas descritas anteriormente. O método utilizado para a determinação dos mesmos é descrito por Arvouet-Grand et al, (1994) adaptado por Weathers et al, (2014). A metodologia empregada utilizou alíquotas de 1,0 mL do extrato inicial ressuspenso em Diclorometano (MeCl₂) e secas novamente em N₂. Após a adição de 1,0 mL de solução metanólica contendo 1% de Cloreto de Prata (AlCl₃) amostrou-se 200 μL e transferiu-se para placas de Elisa (96 *well-plates*); estas foram seladas com filme adesivo transparente. Depois, foram deixadas em repouso por 20 minutos para iniciar a reação química. Ao fim do tempo de repouso, as amostras foram levadas a leitura em espectrofotômetro Wallac 1420, com programa específico para análise de dados. O teor total de flavonoides foi calculado usando a curva padrão de quercetina, em que, por serem compostos equivalentes, foi possível determinar a quantificação dos mesmos.

2.3 Análise estatística

A análise estatística foi organizada em desenho experimental inteiramente casualizado. O fatorial utilizado foi 5 tempos x 4 tratamentos x 3 repetições. Os dados foram analisados no programa Assistat 7.7 beta (SILVA e AZEVEDO, 2002) para análise de variância e as médias foram comparadas pelo teste Tukey, ao nível de significância de 5 % de probabilidade.

3 I RESULTADOS E DISCUSSÃO

3.1 Teor de água

O método convencional é padronizado pela Farmacopeia Brasileira 4ª edição (1988), que avalia o teor de água e cinzas por perda e dessecação. O teor máximo de água permitido para o bom armazenamento de material vegetal de plantas medicinais e aromáticas é de até 12%. Acima desse porcentual, a atividade enzimática, bem como o desenvolvimento de mofos, leveduras e bactérias possuem aumentos significativos, enquanto em valores porcentuais inferiores, esses fatores são minimizados. Como a A. annua L. é sempre seca em ar ambiente, este valor de 12%, às vezes, pode ser difícil de alcançar em período de alta umidade do ar, como, por exemplo, durante a estação chuvosa (SIMONNET, 2010). Deste modo, apenas as amostras secas em Campo Sol e em Estufa se enquadraram nos parâmetros estabelecidos (Tabela 1).

Tratamentos	Tempo Zero	5 dias (%)	12 dias (%)	19 dias (%)	29 dias (%)	Média (%)
Câmara	70,11 aA	30,23 aB	19,78 aC	20,55 aC	19,11 aC	31,96 a
Estufa	70,11 aA	8,00 cB	7,55 dB	7,45 cB	5,89 dC	19,80 d
Campo Sol	70,11 aA	10,78 bB	11,67 cB	10,78 bB	10,66 cB	22,81 c
Campo Sombra	70,11 aA	12,00 bE	17,22 bC	19,67 aB	14,55 bD	26,71 b
Média (%)	70,11 a	15,25 b	14,05 c	14,61 c	12,56 d	-
C.V% 3,11						

Tabela 1. Comparação média do teor de água percentual da *Artemisia annua* L. entre os tratamentos de secagem e desidratação no decorrer dos 29 dias.

As médias seguidas pela mesma letra não diferem estatisticamente entre si pelo Teste Tukey (p≤ 5%). Letras maiúsculas, nas linhas, são comparativas entre tempos enquanto as minúsculas, nas colunas, são comparações entre os tratamentos. O tempo zero é considerado material de referência, uma vez que, representa a planta fresca sem tratamento. C.V% = coeficiente de variação.

É importante ressaltar que as plantas do tratamento campo sol permaneceram expostas em ambiente aberto, sem algum tipo de proteção atmosférica, recebendo chuva diretamente e, ainda, em contato com orvalho pela manhã. Tais fatores, não apresentaram tantas influências nos teores de água encontrados nos materiais, permanecendo com valores aproximados de 10,7%. As amostras mantidas em estufa de circulação de ar a 28°C também apresentaram estabilidade, permanecendo com

teores de água equivalentes a 7,6% em quase todos os pontos avaliados, com exceção do último dia de coleta, o qual proporcionou redução para 5,89%.

As plantas de *A. annua* L. acondicionadas no campo sombra e câmara de crescimento, no entanto, mantiveram índice de teor de água acima dos 12% estipulados pela legislação durante todos os períodos de avaliação. Por ter sido fixado em local protegido do sol com apenas a circulação de ar como fonte de secagem e, devido à incidência de chuva, o campo sombra obteve elevado índice de umidade ambiente, com percentuais de mínima e máxima equivalente a 28,7% a 100%, respectivamente e temperaturas entre 34°C e 17°C.

As folhas de *A. annua* L. na câmara de crescimento mantiveram os maiores índices de teor de água quando comparados com os demais tratamentos. Por ser um sistema totalmente fechado e controlado, no ambiente interno foram encontrados os valores de umidade percentuais entre 34% e 90%, com temperatura constante de 15°C. Esse sistema manteve as amostras enclausuradas enquanto ocorria a desidratação das folhas, permitindo assim, a troca de massas entre as plantas e o ambiente. Ao decorrer dos 29 dias de secagem, apesar da queda no gradiente de umidade relativa do ambiente, os valores percentuais de teor de água nas folhas de *A. annua* L. se mantiveram acima dos parâmetros estabelecidos, com 19% de dosagem. A baixa temperatura e a alta umidade relativa colaboraram para manter esse teor alto nas folhas de *A. annua* L.. Simonnet (2001) reportou em seu trabalho que todos os processos de secagem em campo aberto obtiveram de 20 a 30% de água nas folhas após 8 dias.

Devido à variação de umidade nas amostras armazenadas, todos os resultados apresentados a seguir foram corrigidos conforme os seus valores do teor de água correspondentes.

3.2 Ácido diidroartemisínico (DHAA), artemisinina (ART) e deoxiartemisinina (DEOXYAN)

A dosagem de ácido diidroartemisínico da *A. annua* L. nos tratamentos de secagem e desidratação avaliados reduziu ao longo do tempo. No entanto, as amostras secas na câmara de crescimento mantiveram melhor as características de DHAA, quando comparado com os demais tratamentos, porém, não se diferenciando significativamente do tempo zero (Tabela 2).

Tratamentos	Tempo Zero	5 dias	12 dias	19 dias	29 dias	Média (%)
Câmara	716,77 aA	634,82 aA	408,43 aB	379,49 aBC	258,08 abC	479,52 a
Estufa	716,77 aA	401,68 bB	402,37 aB	429,54 aB	370,55 aB	464,18 a
Campo Sol	716,77 aA	264,46 cC	360,75 aBC	405,66 aB	252,45 bC	400,02 b
Campo Sombra	716,77 aA	354,47 bcB	306,34 aB	239,80 bB	257,91 abB	375,06 b
Média (%)	716,77 a	413,86 b	369,47 b	363,62 b	284,75 c	

Tabela 2. Quantificação do teor (μg/g) de Ácido Diidroartemisínico na Artemisia annua L. entre os tratamentos de secagem e desidratação, no decorrer de 29 dias.

As médias seguidas pela mesma letra não diferem estatisticamente entre si pelo Teste Tukey (p≤ 5%). Letras maiúsculas, nas linhas, são comparativas entre tempos enquanto as minúsculas, nas colunas, são comparações entre os tratamentos. O tempo zero é considerado material de referência, uma vez que, representa a planta fresca sem tratamento. C.V% = coeficiente de variação.

Apesar da câmara de crescimento ter preservado o DHHA por mais tempo, o tratamento de secagem em estufa demonstrou ter melhor estabilidade na concentração de DHAA na *A. annua* L. durante todo o período. O campo sol e a estufa tiveram semelhantes perfis de secagem. Outros autores relataram comportamento parecido. Ferreira e Luthria (2010), por exemplo, trabalharam com efeitos de três diferentes tipos de tratamento de secagens sendo, estufa 45°C, sol e sombra em condições de ambiente, em folhas de *A. annua* L.. Os autores observaram que não houve diferença significativa no teor de Diidroartesimico (DHAA) durante o período da *A. annua* L. de secagem e entre os tratamentos, pelo tempo avaliado. Já *Weathers; Towler* (2012) relatam que a secagem de *A. annua* L. em temperatura de 25°C, proporcionou aumento de DHAA em 0,19% quando comparados com as folhas frescas. O trabalho foi conduzido com 30–50% umidade relativa em sala fechada com luz e condições do ambiente.

Em relação à artemisinina, a concentração do composto manteve-se estável no vegetal para quase todos os tratamentos de secagem, exceto para o campo sombra, no qual, houve redução no teor analisado. As concentrações de ART para as amostras da estufa e campo sol apresentaram teores significativamente mais elevados (Tabela 3).

Tratamentos	Tempo Zero	5 dias	12 dias	19 dias	29 dias	Média (%)
Câmara	9730 aB	6990 bC	12643 aA	7088 bC	8461 bBC	8983 b
Estufa	9730 aA	9756 aA	9182 bAB	7847 abB	9603 abA	9224 ab
Campo Sol	9730 aAB	9006 aB	10690 bA	9096 aAB	10421 aAB	9789 a
Campo Sombra	9730 aA	9987 aA	9330 bA	8376 abA	6136 cB	8712 b
Média (%)	9730 ab	8935 bc	10461 a	8102 d	8655 cd	-
C.V% 7,68						

Tabela 3. Quantificação do teor (μg/g) de Artemisinina na Artemisia annua L. entre os tratamentos de secagem e desidratação, no decorrer de 29 dias.

As médias seguidas pela mesma letra não diferem estatisticamente entre si pelo Teste Tukey (p≤ 5%). Letras maiúsculas, nas linhas, são comparativas entre tempos enquanto as minúsculas, nas colunas, são comparações entre os tratamentos. O tempo zero é considerado material de referência, uma vez que, representa a planta fresca sem tratamento. C.V% = coeficiente de variação.

Essa queda no teor de artemisinina nas amostras analisadas da câmara de crescimento se deve ao fato de que, por ser tratar de uma secagem mais lenta, a grande quantidade de água ainda presente nas folhas pode ajudar na perda do

principio ativo, e, consequentemente, em sua degradação. Entretanto, Simonnet, (2010) não corrobora com esses dados. Ele observou que, mesmo em secagem lenta de condições supostamente desfavoráveis, como por exemplo, em temperaturas baixas (≤ 20° C) e alta umidade relativa do ar ambiente, a perda de artemisinina nas folhas não ocorreram. Deste modo, foi observado também que as plantas cortadas e deixadas para secagem no campo, por 17 dias, mostraram aumento no teor de artemisinina de quase 20%. O autor relata que a secagem lenta no campo durante 2 a 3 semanas pode, em alguns casos, resultar em aumento de 10 a 20% do teor de artemisinina. Esta ressalva também foi confirmado por Simonnet et al, (2001) e Laughlin, (2002).

O comportamento do perfil químico de deoxyAN foi semelhante ao da artemisinina. Entretanto, tanto a câmara de crescimento, quanto o campo sombra, apresentaram melhores condições de secagem para a preservação deste composto (Tabela 4).

Tratamentos	Tempo Zero	5 dias	12 dias	19 dias	29 dias	Média (%)
Câmara	1137 aA	1191 aA	1143 aA	910 bB	980 aAB	1072 a
Estufa	1137 aA	902 bcB	884 bB	896 bB	1022 aAB	968 b
Campo Sol	1137 aA	828 cB	853 bB	832 bB	1047 aAB	940 b
Campo Sombra	1137 aA	1043 abA	1190 aA	1143 aA	999 aA	1102 a
Média (%)	1137 a	991 b	1017 b	945 b	1011 b	-
C.V% 9,38						

Tabela 4. Quantificação do teor (μg/g) de Deoxiartemisinina na *Artemisia annua* L. entre os tratamentos de secagem e desidratação, no decorrer de 29 dias.

As médias seguidas pela mesma letra não diferem estatisticamente entre si pelo Teste Tukey (p≤ 5%). Letras maiúsculas, nas linhas, são comparativas entre tempos enquanto as minúsculas, nas colunas, são comparações entre os tratamentos. O tempo zero é considerado material de referência, uma vez que, representa a planta fresca sem tratamento. C.V% = coeficiente de variação.

Ferreira et al., (2010) avaliaram o efeito de congelamento, forno, sombreamento, secagem ao sol, tempo de secagem e intensidade de luz na concentração foliar de AN, DHAA, AA e capacidade antioxidante foliar. As amostras liofilizadas apresentaram as menores concentrações de artemisinina em comparação com os outros métodos de secagem. A secagem de sombra durante 1, 2 e 3 semanas, sob ambiente ou pouca luz, não alterou o conteúdo de artemisinina, mas diminuiu significativamente a atividade antioxidante da folha, principalmente secas ao sol. Os autores ainda observaram uma diminuição significativa (média de 82%) no DHAA para todos os procedimentos de secagem em comparação com a liofilização, com um aumento simultâneo e significativo da ART (média de 33%). Além disso, constatou-se que a bioconversão média de DHAA para artemisinina em plantas secas ao forno e sombra foi de 43% e para plantas secas ao sol foi de 94%. Os autores sugerem ainda que a secagem ao sol melhora significativamente a bioconversão de DHAA para ART e

142

revelam que a secagem no forno por 24 h a 45°C podem proporcionar bons níveis de ART como de antioxidantes nas folhas.

3.3 Arteanuina B (AB) e ácido artemisínico (AA)

A concentração do ácido artemisínico foi maior para o tratamento de secagem em estufa, onde apresentou os maiores índices de AA. Todavia, a câmara de crescimento e o tempo zero apresentaram os piores resultados neste período. No 29º dia de coleta, a estufa e o campo sol tiveram resultados semelhantes em que não se diferiam estatisticamente (Tabela 5).

Tratamentos	Tempo Zero	5 dias	12 dias	19 dias	29 dias	Média (%)
Câmara	490 aA	435 cAB	529 bA	251 bAB	177 bCD	372 d
Estufa	490 aD	1053 bBC	1530 aA	1265 aAB	787 aCD	1025 a
Campo Sol	490 aBC	1437 aA	810 bB	202 bC	590 aB	706 b
Campo Sombra	490 aBC	1217 abA	671 bB	177 bCD	131 bD	537 c
Média (%)	490 b	1035 a	885 a	474 b	416 b	-
C.V% 21,72						

Tabela 5. Quantificação do teor (μg/g) de Ácido Artemisínico na *Artemisia annua* L. entre os tratamentos de secagem e desidratação, no decorrer de 29 dias.

As médias seguidas pela mesma letra não diferem estatisticamente entre si pelo Teste Tukey (p≤ 5%). Letras maiúsculas, nas linhas, são comparativas entre tempos enquanto as minúsculas, nas colunas, são comparações entre os tratamentos. O tempo zero é considerado material de referência, uma vez que, representa a planta fresca sem tratamento. C.V% = coeficiente de variação.

Laughlin (2002) avaliou o teor de ácido artemisínico na *A. annua* L. quanto a secagem de plantas inteiras à sombra e plantas inteiras ao sol, em condição ambiente no campo, durante 21dias. Os efeitos destes tratamentos foram comparados com as folhas secas em estufa (35°C) que haviam sido separadas imediatamente após a colheita. Durante os 21 dias, a secagem não teve qualquer efeito adverso ao teor de ácido artemisínico (AA). Os dois tratamentos apresentaram concentrações de AA semelhantes às folhas secas em estufa de secagem, com teor de (0,1 a 0,2%).

Em relação à dosagem de Arteanuina B na *A. annua* L. em todos os tratamentos, verifica-se que a concentração de AB reduz ao longo do tempo, quando comparados com o tempo zero. No 29° dia de secagem, a EST, e o CPS tiverem a concentração de AA aumentada, se sobressaíram sobre aos demais tratamentos (Tabela 6).

Tratamentos	Tempo Zero	5 dias	12 dias	19 dias	29 dias	Média (%)
Câmara	2274,8 aA	1663 aB	1185 bB	1483 bB	1281 bB	1577 b
Estufa	2274,8 aA	1421 aB	1807 aAB	2184, aA	2270 aA	1991 a
Campo Sol	2274,8 aA	1275 aBC	1036 bC	1765 abAB	2069 aA	1684 b
Campo Sombra	2274,8 aA	1279 aBC	1317 abBC	1654 abB	946 bC	1494 b

Tabela 6. Quantificação do teor (μ g/g) de Arteanuina B na **Artemisia annua** L. entre os tratamentos de secagem e desidratação, no decorrer de 29 dias.

As médias seguidas pela mesma letra não diferem estatisticamente entre si pelo Teste Tukey (p≤ 5%). Letras maiúsculas, nas linhas, são comparativas entre tempos enquanto as minúsculas, nas colunas, são comparações entre os tratamentos. O tempo zero é considerado material de referência, uma vez que, representa a planta fresca sem tratamento. C.V% = coeficiente de variação.

Dados observados por Weathers; Towler (2012) mostraram que o teor de arteanuina B (AB) em folhas secas de *A. annua* L. à 25 °C em uma sala com luz constante e condições de ambientes naturais, teve aumento de 0,2% em relação as folhas frescas sem qualquer tipo de tratamento pós-colheita.

3.4 Flavonoides

A quantificação de flavonoides demonstrou redução de quase 50% nos teores do constituinte em cada tratamento. No entanto, apesar da estufa ter apresentado as melhores concentrações de flavonoides, quando comparado com os outros tratamentos, não apresentou diferença significativa (Tabela 7).

Tratamentos	Tempo Zero	5 dias (%)	12 dias (%)	19 dias (%)	29 dias (%)	Média (%)
Câmara	20,33 aA	6,78 abB	7,70 aB	7,99 abB	8,07 bB	10,17 b
Estufa	20,33 aA	8,13 aCD	7,36 aD	9,51 aC	11,34 aB	11,33 a
Campo Sol	20,33 aA	6,07 bB	4,98 bB	4,98 cB	5,25 cB	8,32 c
Campo Sombra	20,33 aA	7,72 aBC	8,90 aB	6,62 bC	7,78 bBC	10,27 b
Média (%)	20,33 a	7,175 c	7,23 c	7,27 c	8,11 b	-
C.V% 7,10						

Tabela 7. Quantificação no teor de Flavonoides na Artemisia annua L. entre os tratamentos de secagem e desidratação, no decorrer de 29 dias.

As médias seguidas pela mesma letra não diferem estatisticamente entre si pelo Teste Tukey (p≤ 5%). Letras maiúsculas, nas linhas, são comparativas entre tempos enquanto as minúsculas, nas colunas, são comparações entre os tratamentos. O tempo zero é considerado material de referência, uma vez que, representa a planta fresca sem tratamento. C.V% = coeficiente de variação.

Estudo realizado por Albuquerque (2000), o autor relatou que a secagem em estufa, quando comparado ao de secagem à temperatura ambiente, provocou o aumento na incidência de membranas de pontuações rompidas em *Pinus taeda* L.. Essa afirmação justificando a utilização da secagem em estufa como método padrão eficaz para a obtenção de compostos de interesse com preservação de qualidade.

4 I CONCLUSÃO

A concentração de artemisinina se manteve mais estável em plantas de *Artemisia* annua L. submetidas ao tratamento de secagem ao sol. Por outro lado, o mesmo

efeito não se observou para os seus análogos (diidroartemisinina, deoxiartemisinina, ácido artemisínico, arteanuina B), os quais apresentaram melhor estabilidade para a sua conservação quando secos a estufa de circulação de ar. De modo geral, o melhor tratamento de desidratação para as folhas de *Artemisia annua* L. foi à estufa de secagem a 28 °C devido à estabilidade dos parâmetros qualitativos de seus constituintes ativos.

REFERÊNCIAS

ADAMS, Robert P. et al. **Identification of essential oil components by gas chromatography/mass spectrometry**. Allured publishing corporation, 2007.

ALBUQUERQUE, C. E. C. Efeito da secagem a 100 °C em membranas de pontoações de Pinus taeda L. **Floresta Ambient**, v. 7, p. 129-136, 2000.

ARVOUET-GRAND, A. et al. Standardization of a propolis extract and identification of the main constituents. **Journal de pharmacie de Belgique**, v. 49, n. 6, p. 462-468, 1994.ASAE. **Moisture Measurement-Forages**. St. Joseph, 1991a. p.401. (ASAE Standards, S532.2).

FARMACOPEIA BRASILEIRA. Quarta Edição. Parte I. Atheneu Editora São Paulo LTDA. São Paulo, SP. 392 p. 1988.

FERREIRA, Jorge F.S. et al. Flavonoids from Artemisia annua L. as Antioxidants and Their Potential Synergism with Artemisinin against Malaria and Cancer. **Molecules**, [s.l.], v. 15, n. 5, p.3135-3170, 29 abr. 2010. MDPI AG. http://dx.doi.org/10.3390/molecules15053135.

FERREIRA, Jorge F. S; LUTHRIA, Devanand L. Drying Affects Artemisinin, Dihydroartemisinic Acid, Artemisinic Acid, and the Antioxidant Capacity of Artemisia annua L. Leaves. **Journal Of Agricultural And Food Chemistry**, [s.l.], v. 58, n. 3, p.1691-1698, 10 fev. 2010. American Chemical Society (ACS). http://dx.doi.org/10.1021/jf903222j.

LAUGHLIN, J. C. Post-harvest Drying Treatment Effects on Amtimalarial Constituents of Artemiasia annua L. In: International Conference on Medicinal and Aromatic Plants. Possibilities and Limitations of Medicinal and Aromatic Plant 576. 2002. p. 315-320. http://dx.doi.org/10.17660/actahortic.2002.576.47.

MANNAN, A., LIU, C.Z., ARSENAULT, P.R., TOWLER, M.J., VAIL, D.R., LORENCE, A., WEATHERS, P.J., 2010. DMSO triggers the generation of ROS leading to an increase in artemisinin and dihydroartemisinic acid in Artemisia annua shoot cultures. **Plant Cell Rep**. 29, 143–152, http://dx.doi.org/10.1007/s00299-009-0807-y.

MESHNICK, Steven R.; TAYLOR, T. E.; KAMCHONWONGPAISAN, Sumalee. Artemisinin and the antimalarial endoperoxides: from herbal remedy to targeted chemotherapy. **Microbiological reviews**, v. 60, n. 2, p. 301-315, 1996.

RODRIGUES, Rodney Alexandre Ferreira et al. Otimização do processo de extração e isolamento do antimalárico artemisinina a partir de Artemisia annua L. **Química Nova**, [s.l.], v. 29, n. 2, p.368-372, abr. 2006. FapUNIFESP (SciELO). http://dx.doi.org/10.1590/s0100-40422006000200030. SILVA, F. A. S.; AZEVEDO, C. A. V. Versão do programa computacional Assistat para o sistema operacional Windows. **Revista Brasileira de Produtos Agroindustriais**, v. 4, n. 01, p. 71-78, 2002.

SIMONNET, X. Artemisia annua L. Harvest and post-harvest treatments. **Mediplant** Centre de Recherches Sur Les Plantes Médicinales Aromatiches. p. 60, March, 2010.

SIMONNET, X. et al. Field drying of Artemisia annua L.: increasing artemisinin content and lowering production costs. **Revue suisse de viticulture**, **arboriculture**, **horticulture** (**Switzerland**), 2001.

WEATHERS, Pamela J.; TOWLER, Melissa J. The flavonoids casticin and artemetin are poorly extracted and are unstable in an Artemisia annua L. tea infusion. **Planta medica**, v. 78, n. 10, p. 1024-1026, 2012.

WEATHERS, Pamela J. et al. Pharmacokinetics of artemisinin delivered by oral consumption of Artemisia annua L. dried leaves in healthy vs. Plasmodium chabaudi-infected mice. **Journal Of Ethnopharmacology**, [s.l.], v. 153, n. 3, p.732-736, maio 2014. Elsevier BV. http://dx.doi.org/10.1016/j. jep.2014.03.037.

146

ÍNDICE REMISSIVO

Α

Açúcares solúveis 89, 90, 91, 93, 94, 97, 243, 246, 248, 249, 251, 252, 253

Adaptabilidade 101

Administração 1, 14, 285, 289

Agricultura 6, 16, 17, 20, 21, 22, 42, 47, 48, 65, 66, 74, 86, 98, 113, 114, 122, 123, 161, 176, 194, 200, 201, 213, 216, 234, 236, 240, 261, 262, 263, 264, 265, 266, 268, 269, 271, 281, 283, 285, 290

Agricultura familiar 16, 17, 20, 200, 213, 216, 261, 262, 263, 264, 265, 268, 269, 283, 290

Aminoácidos 89, 90, 91, 93, 94, 97, 243, 246, 248, 249, 251, 252

Amônio 52, 61, 62, 89, 93, 94, 97, 98, 222, 243, 248, 249, 251, 252

Análise 4, 15, 16, 17, 24, 27, 28, 36, 40, 41, 42, 44, 45, 46, 53, 56, 57, 58, 63, 64, 68, 74, 77,

86, 92, 96, 97, 101, 104, 112, 116, 124, 136, 138, 139, 168, 172, 179, 195, 204, 208, 210, 216, 221, 223, 235, 238, 240, 241, 246, 248, 249, 257, 272, 274, 285, 286, 288, 289

Animal welfare 147, 148, 150, 151, 155, 156, 157, 158, 159, 161

Autonomia 24, 31, 34

B

Bananeiras 218, 220, 222, 223, 224, 225, 226, 228, 229
Barueiro 226
Beef quality 147
Bradyrhizobium 50, 51, 53, 63, 64, 65

Capim massai 218, 223, 224, 225, 226, 228

C

Carica papaya 230, 231, 234, 255, 256

Classificação de terras 100, 112

Compostos bioativos 134

Contaminação 197, 198, 199, 201, 202, 203, 204, 205, 207, 208, 209, 210, 212, 214, 215, 216

Cultivo sustentável 113

Curva de crescimento 230, 231, 233

D

Declínio 15, 16, 18, 21, 104, 119 Dinâmica 22, 46, 187, 190, 191, 261, 262, 263, 264, 268, 288

Ε

Enxertia 124, 126, 133 Épocas de avaliação 230, 258 Eucalyptus 75, 77, 78, 85, 86, 87 Experimentação agrícola 113

F

Filogeografia 36, 39

Forrageira 164, 165, 174

Fósforo 88, 89, 90, 92, 93, 94, 96, 97, 99, 170, 171, 245, 246, 248

Fungo 193, 194, 195, 196, 235, 236, 237, 238, 239, 240

G

Gerenciamento 283
Germination test 68, 79
Grass-based 147, 152, 154, 155

Indice de manejo do carbono 175 Inhibition 77, 82, 84, 85, 174 Inoculação 50, 65, 164, 166, 168, 169, 171, 172, 238, 239, 240 Intercropping 77, 86

L

Lavoura temporária 16, 17, 267 Leguminosas 51, 225, 229, 270, 271

M

Mapa de solos 100, 111

Marketing 147, 148, 150, 151, 155, 157, 158, 159, 160

Mistura 25, 31, 53, 193, 194, 195, 196

Moringa oleífera 77, 87, 254

N

Nitrato 50, 51, 53, 89, 91, 93, 97, 243, 246, 248, 249, 251, 252 Nitrogenase 50, 51 Nitrogênio 50, 51, 52, 55, 56, 57, 58, 66, 88, 89, 92, 93, 94, 96, 97, 133, 170, 171, 173, 191, 192, 229, 242, 244, 245, 246, 248, 252, 253, 271

P

Palhada 222, 224, 228, 270, 271, 273, 275, 276, 277, 278, 279

PGPR 164, 165, 167

Planejamento 1, 3, 6, 13, 23, 101, 112, 114, 255, 284

Planejamento experimental 255

Plantas de cobertura 218, 220, 221, 222, 223, 224, 225, 226, 227, 228, 229, 270, 271, 272, 275, 276, 278, 279, 280

Plantas medicinais 24, 25, 26, 28, 30, 31, 33, 34, 87, 134, 139

Plantio convencional 175, 176, 177, 178, 180, 184, 187, 188, 189, 190, 208, 212

Plantio direto 175, 176, 177, 178, 180, 181, 182, 184, 186, 187, 188, 189, 191, 192, 221, 229, 270, 272, 279, 280

Plants 24, 51, 67, 68, 69, 81, 85, 89, 98, 113, 125, 135, 145, 173, 196, 219, 228, 230, 231, 243, 253, 254, 256, 271

Potássio 53, 88, 89, 90, 92, 93, 94, 96, 97, 98, 133, 222, 229, 246, 248, 273

Produtividade 1, 2, 12, 13, 16, 17, 20, 50, 51, 53, 54, 55, 56, 57, 58, 60, 61, 62, 63, 64, 65, 107, 113, 114, 118, 119, 120, 121, 124, 130, 132, 165, 166, 200, 212, 222, 223, 224, 236, 256, 263, 285

Q

Qualidade 1, 12, 13, 20, 22, 24, 25, 26, 29, 31, 33, 34, 90, 102, 113, 114, 121, 122, 123, 127, 129, 131, 132, 134, 135, 144, 175, 177, 181, 186, 188, 189, 190, 197, 199, 200, 201, 202, 203, 204, 205, 209, 210, 211, 212, 213, 214, 216, 228, 229, 231, 234, 239, 256

Qualidade sanitária 197, 199, 201

R

Redutase do nitrato 50, 51

Rendimento 16, 17, 19, 20, 50, 54, 56, 57, 58, 59, 62, 64, 65, 105, 114, 120, 206, 240, 280, 283

S

Sanitary quality 198, 199

Saúde 14, 16, 24, 25, 26, 27, 28, 29, 30, 31, 32, 33, 34, 35, 36, 38, 87, 125, 197, 198, 201, 202, 204, 205, 206, 207, 210, 211, 213, 214, 215, 216

Secagem 12, 87, 134, 135, 136, 139, 140, 141, 142, 143, 144, 145

Soja 2, 50, 51, 56, 57, 58, 59, 64, 65, 66, 74, 177, 178, 278, 279, 283, 284, 287, 288

Sorotipo A 42

Substrato 77, 126, 235, 280

Sustentabilidade 1, 23, 260, 265

T

Técnicas agroecológicas 113

U

Uruguay 147, 148, 149, 150, 151, 152, 153, 154, 155, 156, 157, 160, 161, 162

V

Variabilidade genética 44

Vegetais 22, 26, 30, 90, 137, 175, 182, 189, 190, 197, 199, 200, 202, 205, 206, 207, 211, 216, 219, 220, 237, 274

Vegetation 175, 198, 199, 219

Viabilidade econômica 113, 114, 115

Zea mays 71, 236, 280

Agência Brasileira do ISBN ISBN 978-85-7247-824-3

