

UNIVERSIDADE FEDERAL DE CAMPINA GRANDE CENTRO DE SAÚDE E TECNOLOGIA RURAL PROGRAMA DE PÓS-GRADUAÇÃO EM CIÊNCIAS FLORESTAIS CAMPUS DE PATOS - PB

JORDÂNIA XAVIER DE MEDEIROS

QUANTIFICAÇÕES DE SUBSTÂNCIAS TÂNICAS EM Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan, Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir. E Acacia mearnsii De Wild.

UTILIZANDO DISTINTAS METODOLOGIAS

Patos – Paraíba – Brasil MARÇO 2015

JORDÂNIA XAVIER DE MEDEIROS

QUANTIFICAÇÕES DE SUBSTÂNCIAS TÂNICAS EM Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan, Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir. E Acacia mearnsii De Wild.

UTILIZANDO DISTINTAS METODOLOGIAS

Dissertação apresentada ao Programa de Pós-Graduação em Ciências Florestais, da Universidade Federal de Campina Grande, campus de Patos, na Área de Ecologia, Manejo e Utilização dos Recursos Florestais, como parte das exigências para a obtenção do título de Mestre em Ciências Florestais.

Orientador: Prof. Leandro Calegari, Dr.

FICHA CATALOGRÁFICA ELABORADA PELA BIBLIOTECA DO CSTR

M488q Medeiros, Jordânia Xavier de

Quantificações de <u>susbstâncias</u> tânicas em <u>Anadenanthera</u> colubrina (Vell.) Brenan, <u>Mimosa tenuiflora</u> (Willd.) Poir. E <u>Acacia mearnsii</u> De Wild. Utilizando distintas metodologias / Jordânia Xavier de Medeiros. — Patos, 2015.

57f.: il. color.

Dissertação (Mestrado em Ciências Florestais) - Universidade Federal de Campina Grande, Centro de Saúde e Tecnologia Rural, 2015.

"Orientação: Prof. Dr. Leandro Calegari"
"Coorientador: Prof^a. Dr^a. Elisabeth de Oliveira

Referências.

- Tecnologia de produções florestais.
 Método gravimétrico.
- 3. Bioma caatinga. 4. Taninos vegetais. I. Título.

CDU 630*8

JORDÂNIA XAVIER DE MEDEIROS

QUANTIFICAÇÕES DE SUBSTÂNCIAS TÂNICAS EM Anadenanthera

colubrina (Vell.) Brenan, Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir. E Acacia mearnsii De Wild.

UTILIZANDO DISTINTAS METODOLOGIAS

Dissertação apresentada ao Programa de Pós-Graduação em Ciências Florestais, da Universidade Federal de Campina Grande, no CSTR, como parte das exigências para a obtenção do Título de Mestre em Ciências Florestais.

APROVADA em: 06/03/2015

Prof. Leandro Calegari, Dr. Universidade Federal de Campina Grande (UAEF/ CSTR/ UFCG) (Orientador)

Prof. Alexandre Santos Pimenta, Dr. Universidade Federal do Rio Grande do Norte (UECIA/ UFRN) (1º Examinador)

Profa. Elisabeth de Oliveira, Dra. Universidade Federal de Campina Grande (UAEF/ CSTR/ UFCG) (2ª Examinadora)

Aos meus país Valquíria Xavier e Damião Augusto de Medeiros. À minha avó Maria Daguia Cruz Xavier dos Santos (in memorian), exemplo de grande mulher.

Às mínhas irmãs Arcângela e Juliana.

DEDICO.

AGRADECIMENTOS

A Deus, minha fortaleza e escudo protetor, pela vida, pelas bênçãos maravilhosas concedidas e coragem perante as dificuldades. Que o meu adormecer e acordar sejam cheios de perseverança, garra e amor que somente o Senhor pode nos proporcionar;

Aos meus pais, protagonistas da minha história, pelo amor e incentivo nos estudos;

Ao Professor Dr. Leandro Calegari, pela orientação, amizade, e confiança depositada para realização do trabalho;

Aos professores, Dr. Alexandre Santos Pimenta e Dr^a. Elisabeth de Oliveira, por aceitarem fazer parte desta etapa importante da minha vida e por contribuírem para enriquecimento do trabalho.

Ao meu namorado, Leonardo Moreira de Oliveira, pelo carinho, respeito, compreensão e por estar ao meu lado, me encorajando e compartilhando momentos tristes e principalmente felizes;

Aos meus cachorros lindos, meus pequenos, meus amores, Aquiles e Costelinha, que me escolheram na UFCG, dentre tantos, não apenas para adotar, mas amar de todo meu coração, pelos bons momentos durante o estresse dos estudos;

Aos meus amigos, Talytta, Lyane, Edjane, Laizy, Rubens Bruno, César Henrique, Fellipe Ragner, Marllus e Carla, pela ajuda nesses dois anos, amizade e momentos de descontração;

Aos amigos integrantes do Bloco de Tecnologia da madeira, Pedro Jorge, Alex Wagner e Yara, pela amizade e ajuda no desenvolver do trabalho;

Ao Seu João Lúcio de Sousa e sua esposa, a Sr^a. Maria Eridan Gomes de Oliveira Lúcio, por permitirem a utilização do Sítio Cuncas para desenvolvimento da pesquisa e pelo carinho:

Aos professores Dr^a. Ivonete Alves Bakke, Dr^a. Patricia Carneiro Souto, Dr^a. Elisabeth de Oliveira, Dr^a. Naelza de Araújo Wanderley, Dr. Olaf Andreas Bakke e Dr. Jacob Silva Souto que, de forma positiva, contribuíram para a minha formação e por suas palavras de incentivo e amizade ao longo desses anos.

SUMÁRIO

1 INTRODUÇÃO	10
2 REVISÃO DE LITERATURA	11
2.1 Compostos fenólicos	12
2.2 Os taninos	12
2.3 Extração e quantificação dos taninos para análise	14
2.4 Demais métodos de extração e quantificação dos taninos para análises	16
REFERÊNCIAS	17
CAPÍTULO 1 - QUANTIFICAÇÕES DE TANINOS CONDENSADOS EM	ANGICO-
VERMELHO (Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan), JUREMA-PRETA	(Mimosa
tenuiflora (Willd.) Poir) E ACÁCIA-NEGRA (Acacia mearnsii De Wild.)	21
INTRODUÇÃO	24
MATERIAL E MÉTODOS	25
Obtenção e preparo do material	25
Geração da solução analítica	27
Determinação da umidade das partículas	28
Determinação da massa anidra das partículas submetida à extração	28
Determinação dos Sólidos Totais	28
Determinação do Índice de Stiasny	28
Determinação do teor de taninos condensados	29
Delineamento experimental e análise dos dados	29
RESULTADOS E DISCUSSÃO	30
Teor de umidade	30
Sólidos totais	31
Índice de Stiasny	32
Teor de taninos condensados	34
CONCLUSÕES	36
REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS	37
CAPÍTULO 2 - QUANTIFICAÇÃO DE SUBSTÂNCIAS TÂNICAS EM	ANGICO-
VERMELHO(Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan), JUREMA-PRET	ΓA(Mimosa
tenuiflora (Willd.) Poir) E ACÁCIA-NEGRA (Acacia mearnsii De Wild.)	41
INTRODUÇÃO	43

MATERIAL E MÉTODOS	44
Obtenção e preparo do material	44
Geração da solução analítica	44
Determinação da umidade das partículas	44
Determinação da massa anidra das partículas submetida à extração	45
Determinação dos Sólidos Totais	45
Determinação dos Sólidos Solúveis	45
Determinação do teor de taninos	45
Realizações do teste em branco	45
Determinação da concentração em taninos na solução analítica	46
Quantidade de partículas	46
Delineamento experimental e análise dos dados	47
RESULTADOS E DISCUSSÃO	47
Teor de umidade	47
Sólidos totais	48
Sólidos solúveis	48
Sólidos insolúveis	49
Sólidos solúveis não tânicos	49
Sólidos solúveis tânicos	49
Concentração em taninos da solução analítica	50
Quantidade adequada de partículas	51
CONCLUSÕES	51
REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS	52
ANEVOC	52

MEDEIROS, Jordânia Xavier. **Quantificações de substâncias tânicas em** *Anadenanthera colubrina* (Vell.) Brenan, *Mimosa tenuiflora* (Willd.) Poir. **e** *Acacia mearnsii* De Wild. **utilizando distintas metodologias.** 2015. Dissertação de Mestrado em Ciências Florestais. CSTR/UFCG, Patos - PB. 2015. 62p.:il.

RESUMO

O trabalho objetivou avaliar e comparar metodologias de quantificação de substâncias tânicas a partir de materiais sólidos de três espécies florestais. Foram selecionados dez indivíduos adultos de angicovermelho [Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan)] e dez de jurema-preta [Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir.], selecionados no sítio Cuncas, município de Malta, Paraíba, os quais foram avaliados cascas e frutos verdes. Foram ainda empregadas cascas de acácia-negra (Acacia mearnsii De Wild.) de cinco indivíduos arbóreos de um povoamento florestal localizado no município de Pelotas, RS. Para o método do formaldeído calculou-se teor de umidade, sólidos totais, índice de Stiasny e teor de taninos condensados. Os resultados foram interpretados pelo teste F, com comparação pelo teste Tukey, a 5% de probabilidade. Em relação ao índice de Stiasny, as cascas de acácia negra e jurema-preta não diferiram estatisticamente, com médias de 68,3 e 62,6%, respectivamente. O teor de taninos condensados (TTC) foi superior para casca de acácia negra, com média de 32,6%, sendo que a juremapreta e angico-vermelho apresentaram 26,2 e 20,3%, respectivamente. Os frutos de angico apresentaram-se com média de 20,2%. Para o método do pó de pele, utilizou-se 12,5g de partículas moídas e classificadas, submetidas à extração utilizando-se extrator do tipo camisa de vapor. A extração seguiu até obtenção de 1000 ml de solução analítica. Foram determinados o teor de umidade, massa anidra das partículas, sólidos totais, sólidos solúveis e teor de taninos. Realizou-se a mistura dos materiais (cascas e frutos) de todos os indivíduos da mesma espécie e, posteriormente, empregou-se o delineamento inteiramente casualizado, sendo avaliadas três espécies (jurema-preta e acácia-negra), totalizando quatro tratamentos. Foram avaliadas três repetições (extrações) por tratamento e todas as sub-repartições (teor de umidade, sólidos totais, sólidos solúveis totais, sólidos solúveis tânicos etc.), foram analisadas em triplicata, sendo os resultados interpretados pelo teste de F, com comparação de médias pelo teste de Tukey, considerando-se 5% de probabilidade. Para as cascas das espécies angicovermelho e acácia-negra, o método do pó de pele destacou-se por apresentar maiores valores de tânicos quando comparado a casca de jurema e frutos de angico. No entanto, observa-se que a acácia-negra e angico não diferiram estatisticamente entre si. O método do pó de pele mostrou-se eficiente quanto ao teor de taninos, obtido da casca de angico vermelho, uma vez que não diferiu estatisticamente da casca de acácia negra. No entanto, estudos adicionais fazem-se necessários para uma melhor avaliação desta propriedade.

Palavras-chave: método gravimétrico, bioma Caatinga, taninos vegetais.

MEDEIROS, Jordânia Xavier. **Quantifications of tannic substances in** *Anadenanthera colubrina* (Vell.) Brenan, *Mimosa tenuiflora* (Willd.) Poir. **and** *Acacia mearnsii* De Wild.**using differnt methodologies.** 2015, Dissertation in Forest Science Masters CSTR/UFCG, Patos - PB. 2015. 62pgs.:il.

ABSTRACT

The study aimed to evaluate and compare methodologies for quantifying tannic substances from solid materials of three tree species. We selected ten adult individuals angico-vermelho [Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan)] and ten jurema-preta [Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir.], selected from the Cuncas Farm, municipality of Malta, Paraíba, which were assessed bark and green fruit. We still used black wattle bark acácia-negra (Acacia mearnsii De Wild.) Five individual trees of a forest stand located in the municipality of Pelotas, Brazil. For the method of formaldehyde we calculated moisture content, total solids, Stiasny index and content of condensed tannins. The results were interpreted by F test, compared with the Tukey test at 5% probability. Regarding the Stiasny index, Shells of the acacia-negra and jurema-preta did not differ statistically, averaging 68.3 and 62.6%, respectively. The content of condensed tannins (TTC) was higher for acacia negra bark, averaging 32.6%, and the jurema-preta and angico-vermelho howed 26.2 and 20.3%, respectively. The angico-vermelho fruits presented with average 20.2% skin. For powder method, we used 12.5g of crushed and graded particles, subjected to extraction using the extractor type shirt extraction vapor. This happened until 1000 ml of analytical solution was obtained. It was determined the moisture content, dry mass of the particles, total solids, soluble solids and tannin content. We held on mixtures of materials (bark and fruits) of all individuals of the same species and subsequently, we used a completely randomized design, with three species evaluated (jurema-preta and acácia-negra), totaling four treatments. Three replicates were evaluated (extractions) for treatment and all sub repetitions(moisture content, total solids, total soluble solids, soluble solids tannic etc.) were analyzed in triplicate and the results interpreted by F test, with mean comparison by Tukey test, considering 5% probability. For the bark of angico-vermelho and acácia-negra, skin powder method stood out due to the higher values of tannins when compared to the bark of jurema and fruit angico. However, it is observed that the acácia-negra and angico do not statistically differ. Skin powder method was efficient as the tannin content obtained from angico-vermelho bark as it did not differ statistically from the acacia-negra wattle. However, additional studies are required in order for a better evaluation of this property.

Keywords: gravimetric method, Caatinga biome, vegetable tannins.

1 INTRODUÇÃO

Os taninos são conhecidos como substâncias naturais ou produzidos de forma sintética, com capacidade de precipitar proteínas no curtimento de peles. Desde meados dos anos 40, os taninos são estudados principalmente pela sua utilização na indústria de adesivos para madeiras e seus produtos derivados. Com a crise energética dos anos 70 no país, essa perspectiva foi consolidada e, a partir de então, buscou-se alternativas para o fenol derivado do petróleo, utilizando-se então os fenóis naturais. Os Estados Unidos, Austrália, Nova Zelândia e África do Sul são considerados os países pioneiros na utilização desses fenóis para essa finalidade.

Dentre os compostos fenólicos, os taninos atuam na inibição da digestão protéica, em defesa das plantas ao ataque de insetos, conforme Coley et al. (1985), uma vez que a maior produção em tanino pode representar um comportamento de defesa às condições adversas do meio por parte das plantas ou limitar seu crescimento e/ou condicionar situação de estresse nas mesmas (RACHWAL et al. 2007).

Os taninos correspondem a materiais de químicas variadas e são retirados dos vegetais por distintos solventes, tais como água, acetona, etanol ou por soluções aquosas com alguns sais, como sulfito de sódio, entre outros. Seus elementos ativos possuem estruturas com múltiplos anéis aromáticos, interligados ou condensados com os grupos hidroxilas fenólicos.

Os taninos, por serem consideradas substâncias complexas, constituídos por diferentes estruturas químicas, não apresentam uma metodologia única para sua quantificação. Em função disso, algumas metodologias adaptam-se ao uso que lhe será conferido. Desta forma, o método do formaldeído é recomendado para avaliação de taninos no emprego de adesivos para madeiras e o método baseado no pó de pele para análise de taninos destinados aos curtumes (YAZAKI et al., 1993).

As substâncias tânicas (taninos) pertencem a um grupo de compostos fenólicos, associados com o seu mecanismo de defesa e provenientes do metabolismo secundário dos vegetais. Estes compostos estão amplamente distribuídos nas plantas (cascas, madeiras, raízes, folhas, flores e frutos), sendo comuns nas gimnospermas (coníferas) e angiospermas (folhosas). Entre as famílias que se destacam na quantidade de taninos presentes em diversas partes da planta, tem-se a Anacardiaceae, Fabaceae, Combretaceae, Pinaceae, Rhizophoraceae, Myrtaceae e Polinaceae.

De acordo com sua estrutura química, os taninos podem ser classificados em hidrolisáveis e condensados, sendo que os taninos hidrolisáveis são responsáveis pela defesa das plantas contra a herbivoria, enquanto que os taninos condensados conferem defesa contra microorganismos patogênicos (NEGRI, 2007). No Brasil, a empresa TANAC S. A., em Montenegro, no Rio Grande do Sul, exporta aproximadamente 85% da sua produção para mais de 70 países, cerca de 30.000 toneladas anuais de extratos de acácia negra, destacando-se a África do Sul, Brasil, Chile e China como os maiores exportadores de extratos tânicos do mundo (TANAC, 2015).

Os taninos, quanto à utilização, apresentam-se bastante diversificados, podendo ser utilizados no curtimento de peles, aplicação mais usual, no tratamento de água potável (floculante), dispersante no tratamento de lamas de perfuração, desenvolvimento de sabor adstringente na fabricação de bebidas, produção de fármacos e em adesivos para madeiras, conferindo valor à atividade florestal e contribuindo na minimização do descarte das cascas pelas indústrias.

Neste sentido, este estudo apresentou como objetivo avaliar e comparar metodologias de quantificação de substâncias tânicas a partir de materiais sólidos de distintas espécies florestais e suas distintas partes (cascas e frutos).

2 REVISÃO DE LITERATURA

2.1 Compostos fenólicos

Além dos aminoácidos, ácidos graxos, citocromos e clorofilas (metabólitos primários) e dos metabólitos intermediários (produzidos pelas vias anabólicas e catabólicas), ocorrentes em todos os vegetais com funções semelhantes, estes também possuem uma grande variedade de metabólitos secundários, que aparentemente não apresentam função metabólica direta. Certos metabólicos secundários são restritos a poucas espécies de plantas em que cumprem funções ecológicas específicas e vitais, como o seu crescimento e a reprodução (HELDT, 2005).

Dentre os componentes de estrutura variável e considerados multifuncionais, destacam-se os compostos fenólicos, tais como os taninos e ligninas, os ácidos fenólicos, flavonóides, cumarinas e fenóis simples (SHAHIDI e NACZK, 1995). Estima-se que mais de 8.000 compostos fenólicos são conhecidos, quimicamente heterogêneos, sintetizados a partir de duas rotas metabólicas principais (via do ácido chiquímico e a via do ácido mevalônico) e dividido em diversas classes a partir de sua estrutura química (VIZZOTTO et al. 2010).Os compostos fenólicos conferem adstringência a muitas plantas e frutos, através da relação entre taninos e proteínas, que constitui a base de algumas propriedades biológicas (AERTS et al. 1999).As substâncias fenólicas encontram-se em diversas classes de metabólitos secundários na forma de polifenóis, sendo oxidáveis facilmente por metais, enzimas, calor e luz, além disto, formam-se em condições de estresse, como infecções, ferimentos e radiações ultravioleta (NEGRI, 2007).

A composição desses fenóis pode ser determinada pela genética e pelas condições ambientais, podendo ainda modificar seus teores por reações oxidativas quando se refere ao processamento e armazenamento (NEGRI, 2007).

2.2 Os taninos

Substâncias tânicas, tanantes ou taninos são termos técnicos que se equivalem, sendo utilizados como sinônimos (LIMA, 2011). Segundo Bunn (1988), os taninos atuam contra rápida degradação da planta no solo, podendo de acordo com Synge (1975), causar aumento nutricional que serve como estoque para a planta. Constituem, também, importante fonte de defesa contra ataque de vários insetos e herbívoros (REED, 1995). A presença de taninos nas células periféricas e o aumento do conteúdo tânico gerado pelo aumento da iluminação conferem a planta um mecanismo de proteção contra o estresse solar (SALATINO et al. 1988).

Os taninos se apresentam como um complexo heterogêneo de polifenóis de origem vegetal, com alta massa molecular (superior a 500 Dalton), os quais diferem dos outros polifenóis pela

capacidade de precipitar proteínas, íons metálicos, aminoácidos e polissacarídeos (OLIVEIRA e BERCHIELLI, 2007).

Os taninos são sólidos solúveis, facilmente extraíveis em água quente, podendo incluir na sua composição alguns açúcares livres (glicose, frutose, arabinose etc.), polissacarídeos (substâncias pécticas, amido etc.) e sais inorgânicos, a exemplo do cálcio, potássio e magnésio, que são coletivamente denominados "não tânicos" (BRITO e BARRICHELO, 1985). Podem ser detectados qualitativamente por testes químicos ou quantitativamente pela sua capacidade de fixar-se ao pó de pele. Sendo compostos químicos complexos, a classificação mais usual dos taninos está baseada nas suas características estruturais e químicas, sendo divididos basicamente em dois grupos: hidrolisáveis e condensados (NEGRI, 2007; SBFGNOSIA, 2009; BERNARDES et al. 2011). Os taninos hidrolisáveis representampolifenóis que podem ser degradados por hidrólise (química ou enzimática) nas unidades estruturais que os compõem (CARVALHO, 2007), apresentando divisões em galitaninos e elagitaninos, em que os galitaninos produzem ácido gálico após hidrólise e os elagitaninos produzem ácido elágico após hidrólise. Portanto, elagitaninos e galitaninos (Figura 1) constituem polímeros derivados dos ácidos elágico e gálico, respectivamente (QUEIROZ et al., 2002; BERNARDES et al., 2011).

Figura 1 - Taninos hidrolisáveis: galotaninos e elagitaninos.

Fonte: Queiroz et al. (2002).

Os taninos correspondem à segunda fonte de polifenóis do reino vegetal, perdendo apenas para a lignina. A Figura 2 apresenta a ligação de uma série de monômeros de unidades flavan-3-ol (catequina) ou por um derivado desta, formando os taninos condensados e tal ligação ocorre geralmente entre o carbono 4 de uma estrutura e o carbono 8 da outra estrutura. Variações podem ocorrer por diferentes números de monômeros, posição de ocorrência das ligações, padrão de oxigenação nos anéis A e B da unidade flavan-3-ol e pela estereoquímica dos substituintes do anel C (QUEIROZ et al. 2002).

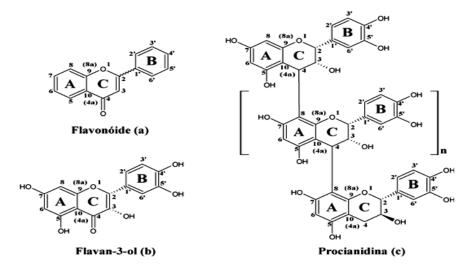


Figura 2 - Fórmulas estruturais de um flavanóide genérico (a); flavan-3-ol ou catequina(b); procianidina (c), um tanino condensado bastante comum.

Fonte: Queiroz et al. (2002).

Concentrações elevadas de taninos condensados conferem características adstringentes a muitos frutos e produtos vegetais, devido à precipitação de glucoproteínas salivares. A sensação de adstringência é gerada em decorrência à propriedade que os taninos apresentam em precipitar proteínas, ou seja, quando em contato com as proteínas presentes na saliva formam um complexo insolúvel que popularmente se caracteriza pela sensação adstringente, desencorajando os animais a ingerirem plantas que possuem taninos (DEGÁSPARI, 2004; BERNARDES et al. 2011).

Taninos também reagem com enzimas do trato digestivo. Os grupos fenólicos dos taninos ligam-se tão fortemente a proteínas, através de ligações do tipo ponte de hidrogênio com os grupos (-NH) dos peptídeos, que estas ligações não podem ser desfeitas por enzimas digestivas, tornando algumas plantas menos digestíveis e, portanto, inadequado para forragens.

No processo de curtimento, os taninos ligam-se ao colágeno das peles de animais gerando couro, o qual é capaz de resistir ao ataque de microorganismos degradadores (HELDT, 2005). Os taninos transformam a pele em couro ao promover a retirada de água dos interstícios das fibras, contraindo tecidos orgânicos moles e impedindo a sua putrefação (GONÇALVES e LELIS, 2001).

2.3 Extração e quantificação dos taninos para análise

Uma grande diversidade de metodologias para quantificação dos taninos pode ser conferida nas obras de Procter (1908), Trotman (1908), Procter (1912), Makkar (2000), Makkar (2003), Crozier et al. (2006), Makkar et al. (2007), ISO (2009) e SBFGNOSIA (2009). A seguir, descreve-se o procedimento de extração e quantificação de substâncias tânicas destinadas ao curtimento de peles, de modo generalizado, baseando-se em normas da *American Society forTesting and Materials* (ASTM).

- a) Preparação da amostra: Podem ser analisados materiais sólidos, tais como cascas, madeiras, folhas, frutos e materiais similares, além de subprodutos, previamente secos ao ar, submetidas à temperaturas não superiores a 60°C. Amostras para determinação do teor de umidade também devem ser tomadas simultaneamente. Esses materiais devem ser moídos num grau de fineza que permita uma máxima retirada dos extrativos. Cuidado também deve ser tomado no momento da moagem, a fim de não aquecer demasiadamente as amostras no moinho, podendo provocar alterações químicas dos mesmos.
- b) Quantidade de amostra: Independente do material a ser analisado, deve ser utilizada uma quantidade de amostra a fim de gerar uma solução analítica contendo, o mais próximo possível, 4 g de taninos puros por litro (4g/L), podendo variar de 3,75 a 4,25g, ou seja, uma solução 0,4±0,025%. Caso a quantidade de amostra empregada não gerar uma solução com esta concentração, ela deve ser descartada e a extração refeita corrigindo-se essa quantidade. Essa mesma concentração da solução analítica também é válida para preparação de solução a partir de extratos tânicos, tanto em pó quanto líquido.

Observa-se, portanto, que não existe uma quantidade fixa de amostra estando esta quantidade dependente de cada tipo de material a ser analisado.

- c) Extração: A amostra sólida deve ser submetida à extração, de maneira que a maior parte dos taninos seja removida a temperatura não superior a 50°C, em aparato extrator tipo camisa de vapor, protegendo o extrato gerado da fonte de calor. A extração deve ser contínua, até gerar 2000 ml, devendo as últimas porções de extrato ser analisado (ao menos opticamente através da coloração), a fim de confirmar o término de retirada de todos os extrativos. Antes do início do processo é importante manter o material úmido durante algumas horas a fim de facilitar sua extração.
- d) Determinação do teor de taninos: Após resfriamento e agitação da solução analítica bruta, uma primeira alíquota desta deve ser pipetada e submetida à secagem em estufa para determinação dos sólidos totais. Uma segunda alíquota da solução bruta é pipetada, então submetida a qualquer processo de filtragem que retenha a parte sólida (sendo que os taninos são solúveis) e submetida à secagem em estufa para determinação do teor de sólidos solúveis (por diferença com os sólidos totais, obtém-se o teor de sólidos insolúveis). Uma terceira alíquota da mesma solução bruta é pipetada e submetida à absorção da porção tânica com pó de pele (detanização) e submetida à secagem em estufa para determinação do teor de compostos não tânicos. Finalmente, obtém-se, por diferença (entre sólidos solúveis totais e sólidos solúveis não tânicos), o teor de compostos tânicos do material.

Após a padronização do uso do pó de pele como quantificador dos taninos, destinados a curtumes em 1897, ocorreram muitas modificações do método original. No entanto, a característica

mais insatisfatória em todos os métodos onde o pó de pele é empregado refere-se à dificuldade de obtenção de grandes quantidades deste produto de qualidade semelhante (WATT, 1906). Essa mesma dificuldade permanece até hoje, motivo pelo qual algumas normas técnicas descrevem cuidados específicos devido a isso, a exemplo da ASTM (2004b) e ISO (2009).

2.4 Demais métodos de extração e quantificação dos taninos para análises

O método mais simples para extração de material tânico para análise é fervê-lo com água sob um condensador (refluxo) e então filtrar a solução. Esse processo deve ser repetido sucessivas vezes com troca de água, até o filtrado apresentar-se totalmente incolor ou não apresentar nenhuma presença qualitativa de taninos.

Esse método é útil quando se deseja uma análise mais rápida e, principalmente, quando se necessitam de apenas números comparativos. No entanto, quando comparado a outros métodos de extração, o resultado apresenta-se inferior, pelo fato da maioria dos materiais tânicos apresentarem uma temperatura máxima de extração e devido às soluções tânicas serem gradualmente decompostas pela fervura, especialmente na presença de ar (PROCTER, 1908; TROTMAN, 1908).

No que se refere à quantificação, um dos métodos frequentemente utilizados é a determinação dos componentes fenólicos no extrato que reagem com o formaldeído (reação de Stiasny). O teor de fenóis determinado é expresso em porcentagem (número de Stiasny) e não representa o material fenólico total de todos os tipos existentes no extrato, ou seja, apenas os fenóis de maior massa molecular (taninos condensados) sofrem esta reação. O número de Stiasny, no entanto, proporciona um excelente método de comparar a adequação dos extratos para ser usado na preparação de adesivo, por exemplo. Pela reação de Stiany, os taninos condensados reagem com o formaldeído na presença de ácido clorídrico, formando produtos condensados insolúvel de alto peso molecular, sendo o rendimento em porcentagem deste, obtido após filtragem, corresponde ao Número de Stiasny. No entanto, complicações podem surgir quando existem determinados materiais no extrato, a exemplo dos açucares e gomas, os quais podem formar produtos insolúveis devido ao efeito do ácido reagido com o formaldeído (TAHIR et al. 2002). Jean e Frabot (1906) apud Procter (1908) descreveram que esta reação causa uma precipitação completa de todos os taninos catecólicos (ou condensados) quando a solução é ácida e que nenhum tanino pirogalol (tanino hidrolisável) é precipitado sob essa circunstância. Propuseram, então, estimar os taninos condensados pela pesagem desse precipitado.

REFERÊNCIAS

AERTS, T.J.; BARRY, T.N.; MCNABB, W.C. Polyphenols and agriculture: beneficial effects of proanthocyanidins in forages. **Agriculture, Ecosystems and Environment**, v.75, p.1-12, 1999.

AMERICAN SOCIETY FOR TESTING AND MATERIALS (ASTM).**D 6401-99:** Standard test method for non-tannins and tannin in extracts of vegetable tanning materials. Pennsylvania: ASTM, 2004b. 4p. Disponível em: http://www.astm.org/ Acesso em: 04 Nov. 2014.

BERNARDES, N.R. et al. Quantificação dos teores de taninos e fenóis totais e avaliação da atividade antioxidante dos frutos de aroeira. **Vértices.** Campos dos Goytacazes, v. 13, n. 3, p. 117-128, Set./Dez. 2011.

BRITO, J.O.; BARRICHELO, L.E.G. **Química da madeira**. Piracicaba: ESALQ. Centro Acadêmico Luiz de Queiroz, 126p. 1985.

BUNN, S.E. Processing of leaf litter in two northern jarrah forest streams, Western Australia: II. The role of macroinvertebrates and the influence of soluble polyphenols and inorganic sediment. **Hydrobiologia**, v.162, n.3, p. 211-223, 1988.

CARVALHO, E.B. Estudos da interação entre proteínas e taninos: influência da presença de polissacarídeos. 2007. 193f. Tese (Doutorado em Química) - Universidade do Porto, Portugal, 2007. Disponível em: http://www.fc.up.pt/fcup/contactos/teses/t_020380030.pdf Acesso em 20 Jan. 2015.

CROZIER, A.; CLIFFORD, M.N.; ASHIHARA, H. (Eds.) **Plant secondary metabolites: occurrence, structure and role in the human diet.** Oxford: Blackwell, 2006. 372p. Disponível em: http://bookos.org/book/620759/97379c Acesso em: 29 Out. 2014.

DEGÁSPARI, C.H. **Propriedades antioxidantes e antimicrobianas dos frutos da aroeira** (*Schinus terebenthifolius* **Raddi**). 2004. 104f. Tese (Doutorado em Tecnologia de Alimentos) - Universidade Federal do Paraná, Curitiba, 2004. Disponível em:

http://dspace.c3sl.ufpr.br/dspace/bitstream/handle/1884/1591/tese-cla%FAdia.pdf?sequence=5 Acesso em: 28 Dez. 2014.

GONÇALVES, C.A.; LELIS, R.C.C. Teores de taninos da casca e da madeira de cinco leguminosas arbóreas. **Floresta e Ambiente**, Seropédica, v. 8, n.1, p.167 - 173, jan./dez. 2001.

HELDT, H. Plant biochemistry. 3rd ed. San Diego: Elsevier, 2005.

INTERNATIONAL ORGANIZATION FOR STANDARDIZATION (ISO). **ISO 14088:** Leather - Chemical tests - Quantitative analysis of tanning agents by filter method. Draft International Standard. Geneva: ISO. 2009. 8p. Disponível em:

http://www.iso.org/iso/home/store/catalogue_tc/catalogue_detail.htm?csnumber=54458 Acesso em 17 Nov. 2014.

LIMA, C. R. Potencialidade dos extratos tânicos das espécies angico-vermelho, jurema-preta e jurema-vermelha no curtimento de peles caprinas. 61 f. Tese (Doutorado em Recursos Naturais) – Universidade Federal de Campina Grande, Centro de Tecnologia e Recursos Naturais, 2011.

MAKKAR, H.P.S. **Quantification of tannins in tree foliage:** a laboratory manual. FAO/IAEA: Vienna, Austria. 2000. 26 p. Disponível em: http://www.naweb.iaea.org/nafa/aph/public/pubd31022manual-tannin.pdf Acesso em 22 Mai. 2014.

MAKKAR, H.P.S. **Quantification of tannins in tree and shrub foliage:** a laboratory manual. Kluwer Academic Publishers: Netherlands. 102p. 2003.

MAKKAR, H.P.S. et al. **Plant secondary metabolites.** Methods in Molecular Biology, n° 393.Humana Press Inc.: Totowa, New Jersey, 2007. 130p. Disponível em: http://link.springer.com/book/10.1007/978-1-59745-425-4/page/1#page-1 Acesso em: 28 Mai. 2014.

NEGRI, M.L.S. Secagem das folhas de espinheira-santa – *Maytenu silicifolia* Mart. Ex Reiss. sob diferentes temperaturas e influência nos teores de polifenóis, na atividade antioxidante e nos aspectos microbiológicos. 2007. 79f. Dissertação (Mestrado em Ciências Farmacêuticas) – Universidade Federal do Paraná. 2007.

OLIVEIRA, S.G.; BERCHIELLI, T.T. **Potencialidades da utilização de taninos na conservação de forragens e nutrição de ruminantes - revisão**. Archives of Veterinary Science, Curitiba, v.12, n.1, p. 1-9, 2007.

PROCTER, H. R. Leather industries laboratory book of analytical and experimental methods. 2^a ed. London.E.& F. N. Spon, ltd., Spon e Chamberlain.1908. 460 p. Disponível em: http://archive.org/details/leatherindustrie00procrich Acesso em 04 Nov. 2014.

PIZZI, A. Tanin-based adhesives. In: PIZZI, A. (Ed.). **Wood adhesives: chemistry and technology**. New York: Marcell Dekker, 1993. P.177-246.

PROCTER, H.R. Leather chemists' pocket-book: a short compendium of analytical methods. London. E. & F. N. Spon, ltd., Spon e Chamberlain.224 p. 1982.Disponívelem: http://archive.org/details/leatherchemistsp00procrich Acesso em 01 Dez. 2014.

QUEIROZ, C.R.A.A. et al. Caracterização dos taninos da aroeira-preta (*Myracrodruon urundeuva*). **Revista Árvore,** Viçosa, v.26, n.4, p.485-492, 2002.

REED, J.D. Nutritional toxicology of tannins and related polyphenols in forage legumes. **Journal of Animal Science**, v.61, p.557-559, 1995. Disponível em: http://www.journalofanimalscience.org/content/73/5/1516.full.pdf Acesso em: 29 Dez. 2014.

SALATINO, A. MONTEIRO, W.R.; BOMTEMPI, N. Histochemical localization of phenolic deposits in shoot apices of common species of asteraceae. **Annals of Botany**, v.61, p.557-559, 1988. Disponível em: http://aob.oxfordjournals.org/content/61/5/557.extract Acesso em: 27 Nov. 2014.

SHAHIDI, F.; NACZK, M. **Food phenolics:** sources, chemistry, effects and applications. Lancaster: Technomic, 1995.

SOCIEDADE BRASILEIRA DE FARMACOGNOSIA (SBFGnosia). **Apostila de aula prática de farmacognosia UEL**: taninos. 2009. Disponível em:

http://sbfgnosia.org.br/Ensino/taninos.html>Acesso em: 18 Jan. 2015.

SYNGE, R.L.M. Interactions of polyphenols with proteins in plants and plant products. **Qualitas Plantarum-Plant Foods for Human Nutrition**, v.24, p.337-350, 1975. Disponível em: http://link.springer.com/article/10.1007%2FBF01092220#page-1 Acesso em: 05 Fev. 2015.

TANAC S.A. **Taninos da Acácia Ltda**. 2014. Disponível em: www.tanac.com.br. Acesso em: 09 Jan. 2014.

TAHIR, P.M. et al. Determination of polyphenolic content of bark extracts for wood adhesives. **Holzforschung**, Berlin, v.56, p.267-272, 2002.

TROTMAN, S.R. Leather trades chemistry: a practical manual on the analysis of materials and finished products. London: C. Griffin e Company, limited. 1908. 290p. Disponível em: http://archive.org/details/leathertradesch00trotgoog Acesso em: 04 Nov. 2014.

VIZZOTTO, M. et al. **Metabólitos secundários encontrados em plantas e sua importância.** Pelotas: (Embrapa – Clima Temperado. Documentos, 316), 16p, 2010.

WATT, A. **Leather manufacture:** a practical handbook of tanning, currying, and chrome leather dressing. 5^a ed. London: Crosby Lockwood; New York: Van Nostrand. 1906. 484 p. Disponível em: http://archive.org/details/leathermanufactu00wattrich>Acessoem: 04 Nov. 2014.

YAZAKI, Y. et al. Analyses of black wattle (*Acacia mearnsii*) tannins - relationships among the hide-powder, the Stiasny and the ultra-violet (UV) methods. **Holzforschung,** v.47, p. 57-61, 1993.

CAPÍTULO 1

QUANTIFICAÇÕES DE TANINOS CONDENSADOS EM ANGICO-VERMELHO (Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan), JUREMA-PRETA (Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir.) E ACÁCIA-NEGRA (Acacia mearnsii De Wild.)

(Manuscrito a ser submetido à Revista Ciência da Madeira)

1	OUANTIFICAC	ÕES D	E TANINOS	CONDENSADO	SEM	ANGICO-	VERMELHO
	QUALITATION Q			COMPENDADO			

- 2 (Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan), JUREMA-PRETA (Mimosa tenuiflora (Willd.)
- 3 Poir.) **E ACÁCIA-NEGRA** (*Acacia mearnsii* De Wild.)

5 RESUMO

O estudo objetivou quantificar os taninos condensados provenientes das cascas e frutos de angico-vermelho (*Anadenanthera colubrina* (Vell.) Brenan), jurema-preta [*Mimosa tenuiflora* (Willd.) Poir.] utilizando o método do formaldeído.Foram selecionadas dez árvores matrizes de jurema-preta e dez de angico vermelho,coletando-se suas cascas e frutos verdes. A fim de comparação utilizou-se cascas de cinco indivíduos de acácia negra. Analisou-se teor de umidade, sólidos totais, índice de Stiasny, teor de taninos condensados (TTC). Os resultados foram interpretados pelo teste F, com comparação pelo teste Tukey a 5% de probabilidade. Em relação ao índice de Stiasny, as espécies acácia-negra e jurema-preta não diferiram estatisticamente, com médias de 68,3 e 62,6%, respectivamente. O teor de taninos condensados foi superior para casca de acácia negra, com média de 32,6%. A jurema-preta e angico-vermelho apresentaram 26,2 e 20,3%, respectivamente. Os frutos de angico apresentaram-se com média de 20,2%. Apesar da maior concentração em taninos condensados ter sido verificada para casca de acácia-negra, a jurema-preta apresenta destaque quanto ao seu potencial tânico.

Palavras-chave: Taninos vegetais. Caatinga. Índice de Stiasny.

21	QUANTIFICATIONS OF CONDENSED TANNINS IN ANGICO-VERWIELHO
28	(Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan), JUREMA-PRETA (Mimosa tenuiflora (Willd.)
29	Poir.) AND ACÁCIA-NEGRA (Acacia mearnsii De Wild.)
30	
31	
32	ABSTRACT
33	
34	The study aimed to quantify the condensed tannins from the bark and fruits of angico-
35	vermelho (Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan), Jurema [Mimosa tenuiflora
36	(Willd.)Poir.] Using the method of formaldehyde. Ten trees arrays of Jurema and ten angico-
37	vermelho were selected. Bark and green fruit were also collected. In order to compare we
38	used bark up of five individuals acacia-negra. Moisture content is calculated, total solids
39	Stiasny index, condensed tannin content (TTC) and the results interpreted by F test, compared
40	with the Tukey test at 5% probability. Regarding the Stiasny index, the acacia-negra species
41	and Jurema did not differ statistically, averaging 68.3 and 62.6%, respectively. The TTC was
42	higher for acacia-negra bark, averaging 32.6%. Jurema and angico-vermelho showed 26.2 and
43	20.3%, respectively. The angico-vermelho's fruits presented with an average of 20.2%. The
44	highest concentration of tannins was observed for acacia-negra bark, but the Jurema had
45	highlighted about its tannic potential.
46	
1 0	
47	Keywords: vegetable tannins. Caatinga. Stiasny index.
48	
49	
50	

INTRODUÇÃO

Os compostos tânicos são produzidos pelo metabolismo secundário das plantas com ação repelente ao ataque de insetos e microorganismos e, sua aplicação mais antiga consiste no curtimento de peles de animais (COVINGTON, 1997), sendo por sua vez benéficos a saúde, por apresentam em suas propriedades ações antimicrobianas, antioxidantes e anticancerígenas (BRUYNE et al., 1999).

Taninos são compostos naturais enquadrados em duas distintas classes de compostos químicos e de natureza fenólica, que são os taninos hidrolisáveis e os condensados, sendo o primeiro grupo encontrado na casca de espécies como *Terminalia, Eucalyptus, Phyllantus e Caesalpinia*, dentre outros gêneros (PIZZI, 1994). Já os condensados estão presentes nas cascas de todas as espécies folhosas e coníferas estudadas até hoje, bem como no cerne de várias lenhosas (WOLLENWEBER e DIETZ, 1981).

Vários métodos têm sido desenvolvidos para detectar taninos vegetais a partir de extratos de plantas e em produtos alimentares e bebidas (HAGERMANN et al., 1997). A utilização de taninos na fabricação de adesivos é considerada recente no Brasil. No entanto, em alguns países, como África do Sul e Austrália, os taninos para tal finalidade são utilizados em escala comercial. Tal uso está relacionado à grande facilidade com que os polifenóis ligam-se ao formaldeído, permitindo sua utilização na indústria de compensados e chapas de madeira aglomerada, em condições normais de colagem e prensagem (PIZZI, 1983).

O método de extração de taninos mais simples para análise é fervê-lo com água sob um condensador (refluxo) e posteriormente filtragem da solução. De uma forma geral, a extração industrial de taninos é realizada em água quente sob baixas concentrações de um sal inorgânico, com capacidade de melhorar a eficiência do processo em quantidade e qualidade

de taninos extraídos, em que os mais utilizados são os sais de sódio, sulfito (Na₂SO₃), bissulfito (NaSHO₃) e carbonato (Na₂CO₃) (PIZZI, 1983; CHEN, 1991).

Para quantificação de taninos, uma das dificuldades encontradas refere-se à escolha do método apropriado. Conforme Wilson (1941), o mais tradicional e aplicável é o método do pó de pele (Hide-Powder) desenvolvido pela A.L.C.A (*American Leather Chemist's Association*) utilizado para todas as classes de taninos, com emprego na indústria de couros. Este método, no entanto, é limitado, tendo em vista que não permite a quantificação de substâncias tânicas com massas moleculares inferiores a 800 (YAZAKI et al., 1993).

Desta forma, o método de Stiasny, que apresenta eficiência na quantificação do teor de taninos condensados, suprindo as deficiências do método A.L.C.A.

Diante disso, o presente trabalho apresentou como objetivo quantificar os taninos condensados provenientes das cascas e frutos de angico-vermelho (*Anadenanthera colubrina* (Vell.) Brenan) e jurema-preta [*Mimosa tenuiflora* (Willd.) Poir.], além da casca de acácianegra (*Acacia mearnsii* De Wild.),utilizando o método do formaldeído.

MATERIAL E MÉTODOS

Obtenção e preparo do material

Os materiais utilizados para estudo foram obtidos em área de Caatinga no município de Malta, Estado da Paraíba, Brasil, a uma distância de 28 km da cidade de Patos/PB, situada a 07° 01' latitude Sul e 37° 17' longitude oeste, com altitude média de 250 m, apresentando clima do tipo BSh (quente e seco) segundo classificação de Koppen (1996), com precipitação média anual entre 250 e 800 mm, concentrada principalmente nos meses de fevereiro a abril, temperatura média de 29°C.

Foram selecionadas dez árvores matrizes de jurema-preta e dez de angico vermelho, sendo vigorosas e com boa aparência fitossanitária da população, selecionadas ao acaso em diferentes pontos na área e igualmente distribuídas dentro da área de estudo, a fim de contemplar toda a variabilidade do local. Foram retiradas amostras de casca e frutos verdes de ambas as espécies para extração e quantificação das substâncias tânicas.

A fim de comparação também foram incluídos cinco indivíduos de acácia-negra (*Acacia mearnsii* De Wild.), cujas cascas já se encontravam armazenadas no Laboratório de Tecnologia de Produtos Florestais (LTPF), Centro de Saúde e Tecnologia Rural (CSTR/UFCG), em forma de grandes fragmentos (lascas). Tais cascas eram oriundas de cinco indivíduos arbóreos de um povoamento florestal localizado no município de Pelotas, RS.

Nas espécies jurema-preta e angico vermelho, as cascas e frutos foram removidos com auxílio de ferramentas manuais (facões, martelos etc.). A coleta foi realizada em diferentes épocas, sendo então mantidos em ambiente ventilado para sua secagem natural e, posteriormente estocadas em sacos plásticos escuros. Para acácia-negra, as cascas já se encontravam nessa condição.

Após a etapa de secagem, os materiais (cascas e/ou frutos) referentes às árvores de cada espécie foram homogeneizados, fragmentadas em moinho de martelos e submetidas à moagem em moinho tipo Willey, com paradas constantes a fim de evitar aquecimento. Posteriormente, as partículas foram submetidas à peneira vibratória, selecionando-se a porção que atravessou a peneira de 35 mesh (0,42 mm) e que ficou retida na peneira de 60 mesh (0,25 mm).

Finalmente as partículas classificadas foram armazenadas em frascos hermeticamente fechados, protegidos da luz, umidade e identificados.

Geração da solução analítica

A extração sob fervura foi realizada em balão volumétrico com capacidade para 500 mL, em que adicionou-se 300 mL de água destilada e 12,5 g de amostra seca ao ar, seguindo metodologia similar a empregada por Paes et al. (2006a) e Paes et al. (2010). Posteriormente, a mistura foi fervida sob refluxo durante 2horas. Após o período de fervura, a mistura foi submetida a uma peneira de 150 mesh (0,105 mm), sendo a parte líquida (extrato líquido) armazenada em garrafa de plástico, enquanto a parte sólida (partículas) novamente submetida a mais três fervuras, de 2 horas, a fim de se retirar a maior parte dos extrativos.Os filtrados provenientes da amostra (total de 900 ml) foram acondicionados numa mesma garrafa. Após este procedimento, foi coado em flanela e filtrado em cadinho de vidro sinterizado de porosidade 2, tendo o volume completado para 1000 mL pela adição de água destilada.

Determinação da umidade das partículas

Simultaneamente à retirada da amostra para geração da solução analítica (amostra primária) foi obtida uma amostra secundária (seca ao ar) de 3g que foi posta em estufa (100°C) até obtenção de sua massa anidra, a fim de calcular seu teor de umidade base úmida (Equação 1).

 $TU\% = ((Mu_s - Ma_s) / Mu_s).100$ Equação 1

141 Em que:

TU% = Teor de umidade da amostra secundária, em %;

Mu_s = Massa seca ao ar da amostra secundária (3 g), em g;

Ma_s = Massa anidra da amostra secundária, em g.

Determinação da massa anidra das partículas submetida à extração

Conhecendo-se o teor de umidade (amostra secundária) e a massa seca ao ar da porção transferida para balão volumétrico (amostra primária) calculou-se a massa anidra da amostra que foi submetida à extração (Equação 2).

 $Ma_e = Mu_e . [1 - (TU\%/100)]$

Equação 2

150 Em que:

Ma_e = Massa anidra da amostra utilizada na extração, em g;

Mu_e = Massa seca ao ar da amostra utilizada na extração, em g.

TU% = Teor de umidade da amostra secundária, em %.

154

155

156

157

158

159

160

153

152

146

147

148

149

Determinação dos Sólidos Totais

Para a determinação do teor de sólidos totais foi evaporado em estufa (103±2°C) uma alíquota de 50 mL da solução analítica até obter sua massa anidra, e calculou-se o teor de sólidos totais (TST) conforme Equação 3, sendo a massa anidra inicial correspondente a massa anidra dos 12,5 g de amostra seca ao ar e a massa anidra final obtida a partir dos 50 mL (resíduo após evaporação na estufa) e extrapolado para os 1000 mL.

$$TST = (Mf / Mi) \times 100$$

Equação 3

161 Em que:

TST = Teor de sólidos totais da solução, em %;

Mf= Massa anidra final da amostra, em g;

Mi= Massa anidra inicial da amostra, em g.

165

166

167

168

163

Determinação do Índice de Stiasny

Foi empregado o método de Stiasny (GUANGCHENG et al., 1991), com modificações sugeridas por Paes et al. (2006a). Em uma amostra de 100 mL da solução

analítica foram adicionados 4 mL de formaldeido (37%) e 1 mL de HCl concentrado. O material foi aquecido, sob refluxo, durante 30 minutos. Nesta condição, os taninos formaram complexos insolúveis, que foram separados por filtragem.

O papel de filtro contendo o material foi transferido para um copo Becker de 250 mL e seco a 103±2°C, por 24 horas. Conhecendo-se a massa do papel de filtro, calculou-se o Índice de Stiasny (Equação 4).

IS
$$(\%) = (M_2 / M_1) \times 100$$

Equação 4

175 Em que:

176 IS = Índice de Stiasny, em %;

177 $M_1 = Massa de sólidos em 100 mL de extrato, em g;$

178 M₂ =Massa do precipitado tanino-formaldeído, em g.

179

180

172

173

174

Determinação do teor de taninos condensados

Após a obtenção do TST e do IS calculou-se o teor de taninos condensados do material (TTC) conforme a Equação 5.

$$TTC (\%) = (TST . IS) \times 100$$

Equação 5

183 Em que:

184 TTC = Teor de taninos condensados, em %;

TST = Teor de sólidos totais (Equação 3);

186 IS = Índice de Stiasny (Equação 4).

187

188

189

190

Delineamento experimental e análise dos dados

Foram avaliadas duas espécies (jurema-preta e angico-vermelho) combinadas em suas distintas partes (casca e frutos), além da casca de acácia-negra, totalizando cinco tratamentos.

Realizou-se a misturas dos materiais referentes aos tratamentos após coleta das distintas árvores e materiais (casca e,ou frutos) e, posteriormente, empregou-se o delineamento inteiramente casualizado. Foram avaliadas três repetições (extrações) por tratamento e todas as subrepetições (teor de umidade, sólidos totais, índice de Stiasny, teor de taninos condensados) foram analisadas em duplicata para cada uma das repetições.

Os resultados foram interpretados através do teste de F, com comparação de médias pelo teste de Tukey, considerando-se 5% de probabilidade de erro.

RESULTADOS E DISCUSSÃO

Teor de umidade

A análise de variância do teor de umidade das partículas não indicou diferença estatística significativa entre os tratamentos, com valor F=1,48 (p=0,2371). As comparações das médias são apresentadas a seguir (Tabela 1).

Tabela 1. Comparação de médias do teor de umidade das partículas obtidas de distintas espécies florestais e partes da planta.

Table 1. Mean comparison of moisture content of the particles obtained from different Forest Species and plant contradictory.

Espécie	Teor de umidade base úmida (%)
Casca de acácia-negra	11,5 a*
Casca de jurema-preta	12,5 a
Casca de angico-vermelho	10,4 a
Fruto de jurema-preta	10,1 a
Fruto de angico-vermelho	11,5 a

*Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey ($p \ge 0.05$).

Observou-se uma tendência do teor de umidade das cascas de jurema-preta ser superior. Isto se deve principalmente a maior umidade do ar durante o período em que as mesmas foram postas para secar (período chuvoso), sendo que, para os demais casos, obteve-se umidade mais homogênea. Ainda assim, a umidade existente facilitou a moagem do material, com pouca perda na forma de finos e, consequentemente, poucas incrustações nas facas do moinho.

Analisando a umidade das cascas secas ao ar das espécies angico e jurema-preta, Paes et al. (2006a) obtiveram resultados inferiores, com valores médios de 7,93% e 9,30%, respectivamente, para estudo conduzido neste mesmo local. Estas diferenças na umidade podem ser reflexos da época em que tais autores realizaram o estudo (mais seca), do método ou local de armazenamento.

Sólidos totais

A análise de variância desta variável indicou diferença estatística significativa entre os tratamentos, com valor F= 12,47 (p<0,0001). As comparações das médias estão representadas a seguir (Tabela 2).

- **Tabela 2.** Comparação de médias dos sólidos totais de extratos obtidos de distintas espécies florestais e partes da planta.
- Table 2. Comparison of average total solids of extracts obtained from different tree speciesand plant parts.

Sólidos tota		
47,9	a*	
42,0	a	
44,3	a	
27,7	b	
40,3	a	
	47,9 42,0 44,3 27,7	42,0 a 44,3 a 27,7 b

*Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey ($p \ge 0.05$).

O teor de sólidos totais (TST) da solução analítica pode ser entendido como o rendimento bruto do material em extrato em pó. Observa-se que não houve diferença estatística significativa em relação ao TST das cascas das espécies estudadas, sendo o maior valor obtido para as cascas de acácia-negra (47,9%), seguida do angico-vermelho (44,3%). O menor índice (27,7%) foi obtido pelo fruto de jurema-preta, apresentando diferença significativa com relação ao demais.

Resultados inferiores foram obtidos por Paes (2006b) ao analisarem o TST das cascas de angico-vermelho (22,48%) e jurema-preta (26,32%). Paes et al. (2010), em análise das cascas de angico-vermelho, obteve 23,30% na média do teor de sólidos totais, resultado bastante inferior ao encontrado neste estudo para a mesma espécie. Essa diferença pode ser devido ao método utilizado para separar a fração sólida (material sob extração) do extrato líquido.

Índice de Stiasny

A análise de variância desta variável indicou diferença estatística significativa entre os tratamentos, com valor F= 61,33 (p<0,0001). As comparações das médias são apresentadas na Tabela 3.

Tabela 3. Comparações de médias do Índice de Stiasny de extratos obtidos de distintas espécies florestais e partes da planta.

Table 3. Averages Stiasny index comparisons of extracts from different tree species and plant parts.

Índice de Stiasny (%)		
68,3	a*	
62,6	a	
47,2	b	
9,9	c	
50,2	b	
	68,3 62,6 47,2 9,9	68,3 a* 62,6 a 47,2 b 9,9 c

*Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey (p ≥0,05).

A casca de acácia-negra obteve média superior em relação às demais, com 68,3%, porém não diferindo estatisticamente da jurema-preta que apresentou 62,6%, indicando o potencial desta última para produção de adesivos do tipo tanino-formaldeído.

Com os dados obtidos percebe-se a diferença significativa no teor de taninos condensados entre cascas de jurema-preta e angico-vermelho e frutos dessas mesmas espécies. Nota-se o baixo índice dos frutos de jurema-preta e o considerável índice obtido pelos frutos de angico, comportamento também observado por Paes et al. (2010) ao estudar

frutos de angico-vermelho coletados no município de Patos/PB. No tocante a quantidade de frutos produzidos pelas árvores de angico, em relação também a proporção de taninos encontrados nos mesmos, levando em consideração a demanda pelos curtumes tradicionais da Região Nordeste do Brasil, estudos para testar a viabilidade dos taninos presentes nos frutos para o curtimento de peles e outras finalidades tornam-se indispensáveis, a exemplo de pesquisas voltadas a sua utilização na fabricação de adesivos para madeira.

O valor de índice de Stiasny, obtido por Paes et al. (2006a), de 52,88%, na casca da espécie angico-vermelho foi superior ao encontrado neste estudo, fato que pode estar associado a época de coleta das cascas, uma vez que Paes et al. (2006b) constatou que o mesmo índice variou com as fenofases da planta e posições no tronco, em que o mesmo obteve valores que apresentaram variação totais de 32,2a 68,3%.

Teor de taninos condensados

A análise de variância do teor de taninos condensados indicou diferença estatística significativa, com valor F= 127,06 (p<0,0001). A comparação de médias é apresentada na Tabela 4 e Figura 1.

Tabela 4. Comparações de médias do teor de taninos condensados de distintas espécies florestais e partes da planta.

Table 4. Mean comparisons of the tannin content of different condensed forest species and plant parts.

Teor de taninos condensados (%)		
32,6	a*	
26,2	b	
20,3	c	
	32,6 26,2	

Fruto de Jurema-preta	2,7	d	
Fruto de Angico-vermelho	20,2	c	

*Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey (p ≥0,05).

A casca de acácia-negra, espécie mundialmente conhecida pelo alto rendimento em taninos e utilização deste, principalmente para curtimento de peles, apresentou média superior das demais estudadas, com um valor de 32,6%. A empresa brasileira TANAC S. A. (2015) descreveu que esta apresenta aproximadamente 28% de taninos na sua casca, no entanto, sem descrever a metodologia utilizada.

Para as cascas de jurema-preta e angico-vermelho, as médias foram de 26,2 e 20,3%, respectivamente. Os frutos de angico, por sua vez, apresentaram média de 20,2% não diferindo estatisticamente da casca desta, ressaltando seu potencial tânico.

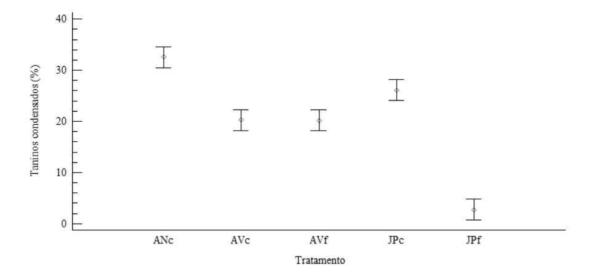


Figura 1. Intervalo de confiança da média (95%) para o teor de taninos condensados considerando o teste de Tukey, sendo, para o tratamento: ANc = casca de acácia-negra; AVc=

304 casca de angico-vermelho; JPc = casca de jurema-preta; AVf = fruto de angico-vermelho; JPf 305 = fruto de jurema-preta. 306 Figure 1. Average confidence interval (95%) for the condensed tannin content considering 307 the Tukey test, and for the treatment: ANc = bark of acácia-negra; AVc = angico bark; JPc = 308 jurema bark; AVf = angico fruit; JPF = Jurema fruit. 309 310 Rendimento inferior em taninos condensados também foi obtido por Lima et al. (2014) 311 para as cascas de angico-vermelho e jurema-preta, com 11,89 e 17,74% respectivamente, em 312 estudo com indivíduos provenientes do município de Santa Terezinha/PB. 313 Ao se comparar o TTC de espécies florestais ocorrentes no semiárido, Paes et al., 314 (2006a) observaram 17,7% para a casca de jurema-preta utilizando água destilada como 315 solução extratora. 316 Paes et al. (2010) obtiveram 13,95% de tanino nas cascas de angico-vermelho, 317 provenientes de amostras compostas obtidas em três posições equidistantes no tronco, em três 318 posições nos galhos principais e em três em ramos. Em pesquisa semelhante, Paes et al. 319 (2006a) concluíram que a quantidade de taninos presentes nas cascas de angico-vermelho está 320 relacionada com as fenofases da planta, sendo maior no período de floração. 321 Para a espécie jurema-preta, em comparação ao angico-vermelho que se constitui em 322 espécie comercialmente utilizada pelos curtumes no nordeste brasileiro, revela seu potencial 323 como produtor de tanino, indicando que a mesma deve ser testada para utilização em adesivos 324 para madeiras devido ao considerável teor de tanino condensado presente em suas cascas. 325

326

328	CONCLUSÕES
329	
330	A maior concentração de taninos condensados foi verificada para casca de acácia-
331	negra;
332	A jurema-preta apresentou potencial semelhante ao angico-vermelho no teor de
333	taninos condensados nas cascas, e, por representar uma espécie com considerável densidade
334	em povoamentos presentes no semiárido brasileiro, pode ser indicada como produtora de
335	taninos.
336	
337	AGRADECIMENTOS
338	Á CAPES pela concessão da bolsa de mestrado.
339	
340	REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS
341	
342	BRUYNE T.; PIETERS L.; DEELSTRA H.; VLIETINCK A. Biochem. Syst. Ecol . Vol. 27 p.
343	445. 1999.
344	
345	CHEN, C. M. Effects of extraction on reaction of bark extracts with formaldehyde.
346	Holzforschung, v. 45, n. 2, p. 155-159, 1991.
347	
348	COLEY, P.D; BRYANT, J.P; CHAPIN, F.S. Resource availability and plant anti-herbivore
349	defense. Science . 230 p.895-899, 1985.
350	

351	COVINGTON, A.D., Modern tanning chemistry. Chemical Society Reviews, Cambridge,
352	v.26, p.111-126, 1997.
353	
354	GUANGCHENG, Z.; YUNLU L.; YAZAKI, Y. Extractives yields, Stiasny values and
355	polyflavanoid contents in barks from six Acacia species in Australian Forestry, Queen
356	Victoria, v. 3, n. 54, p. 154-156, 1991.
357	
358	HAGERMANN, A.E; ZHAO, Y; JOHNSON, S. Methods for Determination of Condensed
359	and Hydrolyzable Tannins, in: F. Shahidi (Ed.), Antinutrients and Phytomedicine in Food,
360	ACS Symp. Ser. 662, p. 209, 1997.
361	
362	LIMA, C.R.; PAES, J.B.; LIMA, V.L.A.; DELGADO, M.F.F.; LIMA, R.A. Potencialidade
363	dos extratos tânicos de três espécies florestais no curtimento de peles caprinas. Revista
364	Brasileira de Engenharia Ambiental, v. 18, n.11, p. 1192-1197, 2014.
365	
366	LIMA, C.R.; PAES, J.B.; LIMA, V.L.A.; DELGADO, M.F.F.; LIMA, R.A. Potencialidade
367	dos extratos tânicos de três espécies florestais no curtimento de peles caprinas. Revista
368	Brasileira de Engenharia Ambiental, v. 18, n.11, p. 1192-1197, 2014.
369	
370	PAES, J.B.; DINIZ, C.E.F.; MARINHO, I.V.; LIMA, C. R. Avaliação do potencial tanífero
371	de seis espécies florestais de ocorrência no semi-árido brasileiro. Cerne , Lavras, v.12, n.3,
372	p.232-238, 2006a.
373	

374	PAES, J.B. et al. Viabilidade técnica dos taninos de quatro espécies florestais de ocorrência
375	no Semi-Árido brasileiro no curtimento de peles. Ciência Florestal, Santa Maria, v. 16, n. 4,
376	p. 453- 462. 2006b.
377	
378	PAES.J.B. et al. Substâncias tânicas presentes em várias partes da árvore angico-vermelho
379	(Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan. var.cebil (Gris.) Alts.). Scientia Forestalis,
380	Piracicaba, v. 38, n. 87, p. 441-447, set. 2010.
381	
382	PIZZI, A. (Ed.) Advanced wood adhesives technology. M. Dekker: New York.289p., 1994.
383	
384	PIZZI, A. Wood adhesives: chemistry and technology. New York: Marcell Dekker. 364p,,
385	1983.
386	
387	RACHWAL, M.F.G. et al. Manejo dos resíduos da colheita de acácia-negra (Acacia mearnsii
388	De Wild.) e a sustentabilidade do sítio. Ciência Florestal , Santa Maria, v. 17, n. 2, p. 137-
389	144, Abr-Jun, 2007.
390	
391	TANAC S.A. Taninos da Acácia Ltda . 2014. Disponível em: www.tanac.com.br. Acesso
392	em: 09 Jan. 2015.
393	
394	WILSON, J.A. Modern practice in leather manufacture. New York: Reinhold Publishing.
395	744p. 1941.
396	
397	WOLLENWEBER, E., DIETZ, V.H. Occurrence and distribution of free flavonoid aglycones
398	in plants. Phytochemistry 20, 869-932. 1981.

YAZAKI, Y. et al. Analyses of black wattle (*Acacia mearnsii*) tannins - relationships among
the hide-powder, the Stiasny and the ultra-violet (UV) methods. Holzforschung, v.47, p. 5761, 1993.

CAPÍTULO 2

QUANTIFICAÇÃO DE SUBSTÂNCIAS TÂNICAS EM ANGICO-VERMELHO

(Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan), **JUREMA-PRETA** (Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir.) **E ACÁCIA-NEGRA** (Acacia mearnsii De Wild.)

(Manuscrito a ser submetido à Revista Ciência Florestal)

QUANTIFICAÇÃO DE SUBSTÂNCIAS TÂNICAS EM ANGICO-VERMELHO (Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan), JUREMA-PRETA (Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir.) E ACÁCIA-NEGRA (Acacia mearnsii De Wild.)

RESUMO

Este estudo objetivou quantificar o conteúdo tânico provenientes de cascas e fruto de angico-vermelho [Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan], jurema-preta [Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir.] e acácia negra (Acacia mearnsii De Wild.) utilizando pó de pele como agente detanizador. Foram selecionados dez indivíduos adultos das duas primeiras espécies no sítio Cuncas, município de Malta, Paraíba. Para comparação empregouse cascas de acácia-negra oriundos de cinco indivíduos provenientes do município de Pelotas, Rio Grande do Sul.Materiais dessas espécies foram moídos e classificados, com 12,5g de partículas secas ao ar submetidas à extração utilizando-se extrator do tipo camisa de vapor até obtenção de 1000 mL de solução analítica. Empregou-se o delineamento inteiramente casualizado, sendo avaliados quatro tratamentos: casca de angico-vermelho; casca de jurema-preta; casca de acácia-negra e fruto de angico-vermelho. Foram empregadas três repetições (extrações) por tratamento e as subrepetições foram analisadas em triplicata. Os resultados foram interpretados pelo teste de F, com comparação de médias pelo teste de Tukey, considerando-se 5% de probabilidade de erro. Melhores resultados foram observados, com relação ao teor de sólidos totais, para a casca de acácia-negra (67,2%), diferindo-se estatisticamente para a casca de angico-vermelho (63,5%). O teor de sólidos solúveis, por sua vez, apresentou-se superior para a casca de angico-vermelho (60,3%), diferindo-se estatisticamente da casca de acácia-negra (49,8%). Já o teor de tânicos não apresentaram diferença estatística significativa entre as casca de acácia-negra e angico-vermelho, com valores de 28,4 e 26,8%, respectivamente. Valores inferiores dessas variáveis foram observados na casca de jurema-preta e fruto de angico-vermelho. Portanto, o angico-vermelho, de ocorrência no Nordeste no Brasil, apresentou potencial semelhante à acácianegra, espécie de reconhecimento mundial. A casca de jurema-preta, também de ocorrência generalizada na região Nordeste, também poderia ser utilizada em curtumes, apesar do menor teor de tânicos (20,7%) quando comparadas às cascas de acácia-negra e angico-vermelho.

Palavras-chave: pó de pele; extrativos; taninos vegetais

MEASUREMENT OF TANNIC SUBSTANCES IN ANGICO-VERMELHO (Anadenanthera colubrine (Vell.) Brenan) JUREMA-PRETA (Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir.) AND ACÁCIA-NEGRA (Acacia mearnsii De Wild.).

ABSTRACT

This study aimed to quantify the tannic content from shells and fruit of angico-vermelho [Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan)], Jurema-preta [Mimosa tenuiflora (Willd.)Poir.] and acacia-negra (Acacia mearnsii De Wild.) using skin powder as detanizator agent. We selected ten adults of the first two species at the Cuncas Farm, in Malta, Paraíba. For comparison we used acacianegra bark from five individuals from the city of Pelotas, Rio Grande do Sul. Materials from these species were ground and classified, with 12.5g of dried particles to the air subjected to extraction using the extractor type steam jacket to obtain 1000 ml of completely randomized analític design. We used a solution being evaluated four treatments: angico-vermelho shell; peel Jurema; acacia-negra bark and fruit angico-vermelho. Three replicates (extractions) for treatment were used and subrepetitions were analyzed in triplicate. The results were interpreted by F test with comparison of means by Tukey test, considering 5% probability of error. Best results were observed with respect to the total solids content, to the acacia-negra bark (67.2%), differing statistically for angico-vermelho bark (63.5%). The soluble solids content, in turn, was superior to angico-vermelho bark (60.3%), differing statistically of acacianegra bark (49.8%). But the tannin content did not show statistically significant difference between the acacia-negra bark and angico-vermelha, with values of 28.4 and 26.8%, respectively. Lower values of these variables were observed in the bark of Jurema and fruit angico-vermelha. Therefore, the angicovermelha, occurring in the Northeast in Brazil, presented potential similar to the acacia-negra, a kind of worldwide recognition. The bark of Jurema also of widespread occurrence in the Northeast, could also be used in tanneries, despite the lower tannin content (20.7%) when compared to acacia-negra bark and angico-vermelha.

Keywords: skin powder; extractive; vegetable tannins

INTRODUÇÃO

Os agentes tânicos podem ser entendidos como substâncias naturais, sintéticas ou minerais com capacidade de transformar pele em couro, que ocorre devido a ligações químicas entre o colágeno da pele e os polifenóis (PANSHIN et al.,1962; HASLAM, 1966).

Os taninos vegetais ou naturais estão presentes em diversas partes do vegetal e em diferentes concentrações, como na madeira (cerne), casca, frutos e sementes. São constituídos por polifenóis e são classificados em hidrolisáveis e condensados. Os taninos hidrolisáveis são constituídos por poliésteres da glicose e, dependendo do ácido formado de sua hidrólise, são classificados em taninos gálicos ou taninos elágicos (PIZZI, 1993). Os taninos condensados, por sua vez, conhecidos como flavonóides são formados por monômeros do tipo catequina (HASLAM, 1966; WENZL, 1970 e PIZZI, 1993).

A Acacia mearnsii De Wild., popularmente conhecida como acácia-negra ou mimosa, trata-se de espécie exótica, originária da Austrália, cultivada no Sul do Brasil primordialmente para a extração comercial de taninos a partir de sua casca. Nessa região, destacam-se algumas empresas que produzem extratos tânicos vegetais para diversas finalidades. A madeira, por sua vez, é convertida em cavacos para celulose, partículas para painéis e energia (carvão ou queima direta). A casca, após extração das substâncias tânicas, geralmente retorna para as florestas plantadas como fertilizantes.

Existem várias outras espécies produtoras de taninos no Brasil. O angico-vermelho (*Anadenanthera colubrina* (Vell.) Brenan) apresenta destaque nos curtumes tradicionais da região nordeste como única fonte de taninos, apesar da rica diversidade em arbóreas e arbustivas ocorrentes na região (DINIZ et al., 2003).Na Paraíba, os curtumes existentes no município de Cabaceiras (Latitude S7°29'20", Longitude W36°17'11"), apresentam destaque no consumo de taninos provenientes das cascas de angico-vermelho(MARINHO,2004).

A ausência de manejo adequado, associada à exploração desordenada do angico-vermelho, sobretudo a falta de opções de matéria prima, em relação às espécies produtoras de taninos, que possibilitem em curto prazo constituírem misturas para curtimento de pele, acarretam o esgotamento dessa espécie florestal, bem como comprometem a cadeia produtiva e o sustento das famílias que dela dependem (DINIZ et al., 2003).Nessa situação, surge a jurema-preta (*Mimosa tenuiflora* (Willd.) Poir.), a qual constitui uma espécie de crescimento rápido, comum em áreas antropizadas da Caatinga e largamente utilizada para a produção de lenha, carvão vegetal e madeira para confecção de cercados, demonstrando destaque nas pesquisas, em que o teor de taninos se apresenta suficiente para justificar uma investigação mais detalhada com o objetivo de estabelecer com mais propriedade seus potenciais de inserção na cadeia produtiva no curtimento de peles (Paes et al., 2006a).

Semelhante ao cultivo da acácia-negra no Sul do Brasil, o cultivo comercial de espécies nativas do bioma Caatinga traria vantagens ambientais e socioeconômicas,. O plantio desta espécie beneficiaria diversas famílias nesta região, incluindo os pequenos agricultores, apresentando ainda a vantagem de ser nativa, ao contrário da acácia-negra, espécie exótica.

Pelo fato dos taninos serem substâncias complexas, formadas por diferentes estruturas químicas, não existe uma metodologia única para sua quantificação. Devido a isso, diversas metodologias adaptam-se ao destino dessa substância. Desta forma, o método baseado no uso de pó de pele é recomendado para análise de taninos destinados a curtumes (YAZAKI et al., 1993).

Poucos estudos foram feitos no sentido de prospectar espécies de ocorrência na Caatinga, em especial para pesquisas voltadas a extração e quantificação de taninos em espécies potenciais, que poderiam ser exploradas comercialmente para tal finalidade, com alguns destaques para os estudo de Paes et al., 2006a, Paes et al., 2006b, Lima, 2011.

Diante disso, o presente estudo apresentou como objetivo quantificar as substâncias tânicas proveniente de cascas e frutos de angico-vermelho, jurema-preta, além da casca de acácia negra, utilizando pó de pele como agente detanizador.

MATERIAL E MÉTODOS

Obtenção e preparo do material

Dez indivíduos adultos de angico-vermelho [Anadenanthera colubrina (Vell.) Brenan)] e dez de jurema-preta [Mimosa tenuiflora (Willd.) Poir.] adultos, porém de idades desconhecidas pelo fato de tratar-se de um povoamento natural, foram selecionados no sítio Cuncas, município de Malta, Paraíba. As árvores foram selecionadas de forma aleatória e igualmente distribuídas na área visando contemplar toda a variabilidade do local.

O processo de remoção das cascas e frutos foi realizado in loco com o auxílio de ferramentas manuais, tais como facas, facões e martelos de madeira, sem a necessidade de abate da árvore. Foram acondicionadas em ambiente luminoso e ventilado para promover uma secagem natural, sendo posteriormente armazenadas em sacos plásticos e transportados para o Laboratório de Tecnologia de Produtos Florestais (LTPF), pertencente ao Centro de Saúde e Tecnologia Rural (CSTR), Campus de Patos, Universidade Federal de Campina Grande (UFCG). A fim de representar a variabilidade genética existente entre e dentre as plantas amostradas, foram retiradas amostras de cascas em três posições, no tronco (base, meio e topo), nos galhos e nos ramos mais finos, com intuito de representar integralmente a árvore.

Foram também empregadas cascas de acácia-negra (*Acacia mearnsii* De Wild.), que estavam armazenadas na forma de grandes fragmentos no LTPF/CSTR/UFCG. Tais cascas eram oriundas de cinco indivíduos arbóreos de um povoamento florestal localizado no município de Pelotas, Rio Grande do Sul, tendo sido obtidas um ano antes à coleta dos demais tipos de materiais.

Os materiais foram fragmentados, individualmente por espécie e tipo e, primeiramente submetidas a moinho de martelo, e posteriormente submetidas à moagem em moinho do tipo Willey, obtendo-se assim um material de menor granulometria. Para evitar o aquecimento acentuado do moinho, o que poderia causar alterações na composição química do material, a moagem foi lenta e com paradas constantes (PAES et al., 2006a).

As partículas de cascas foram classificadas em peneira vibratória, selecionando-se para fins de utilização a porção que atravessou a malha de 40 mesh (0,425 mm) e ficou retida na peneira de 60 mesh (0,25 mm). Finalmente as partículas foram armazenadas de forma individual, em frascos identificados e hermeticamente fechados, protegidos da luz e umidade do ar.

Geração da solução analítica

Utilizou-se 12,5g de partículas secas ao ar que foram submetidas à extração utilizando-se um extrator de metal do tipo camisa de vapor (ASTM, 2004d).

As partículas foram previamente umedecidas com água destilada durante um período de 24 h e, ainda úmidas, inseridas na câmara de extração, a qual continha uma camada de algodão na parte inferior. A extração seguiu até obtenção de 1000 mL de solução analítica.

Determinação da umidade das partículas

Simultaneamente à retirada da amostra para geração da solução analítica (amostra primária) foi obtida uma amostra secundária (seca ao ar) que foi posta em estufa (100°C) até obtenção de sua massa anidra, a fim de calcular seu teor de umidade base úmida (Equação 1), segundo D 6403-99 (ASTM, 2004c).

$$TU\% = ((Mu_s - Ma_s) / Mu_s).100$$
 Equação 1

Em que:

TU% = Teor de umidade da amostra secundária, em %;

Mu_s = Massa seca ao ar da amostra secundária (3 g), em g;

Ma_s = Massa anidra da amostra secundária, em g.

Determinação da massa anidra das partículas submetida à extração

Conhecendo-se o teor de umidade (amostra secundária) e a massa seca ao ar da porção transferida para a câmara de extração (amostra primária) calculou-se a massa anidra da amostra que foi submetida à extração (Equação 2).

$$Ma_e = Mu_e . [1 - (TU\%/100)]$$
 Equação 2

Em aue:

Ma_e = Massa anidra da amostra utilizada na extração, em g;

Mu_e = Massa seca ao ar da amostra utilizada na extração (12,5g), em g.

TU% = Teor de umidade da amostra secundária (Equação 1), em %.

Determinação dos Sólidos Totais

A determinação dos Sólidos Totais foi realizada conforme as normas D 6402-99 (ASTM, 2004b), IS 5466 (ISI, 2001), NBR 11125 (ABNT, 2002) e ISO 14088 (ISO, 2009). Após agitação da solução analítica bruta, pipetou-se uma alíquota de 50 mL que foi submetida à secagem em estufa (100°C) até obtenção de sua massa anidra, calculando-se os sólidos totais (ST) conforme Equação 3.

$$ST\% = (Ma_r / Ma_e) . 100$$

Equação 3

Em que:

ST% = Sólidos totais, em %;

Ma_r = Massa anidra do resíduo extrapolado para o volume total da solução (1L), em g;

Ma_e = Massa anidra da amostra utilizada na extração (Equação 2), em g.

Determinação dos Sólidos Solúveis

A determinação dos Sólidos Solúveis foi realizada conforme as normas D 6402-99 (ASTM, 2004b), IS 5466 (ISI, 2001), NBR 14362 (ABNT, 2008a) e ISO 14088 (ISO, 2009), com adaptações. Cerca de 250 mL da solução analítica bruta, após filtragens em tecido e cadinho de porosidade 2, foi submetida à filtragem em papel-filtro quantitativo de filtração média (faixa branca). Após agitação do filtrado, pipetou-se uma primeira alíquota de 50 ml, que foi levada para estufa (100°C) até obtenção da massa anidra do resíduo, calculando-se os Sólidos Solúveis (SS) pela Equação 4.

$$SS\% = (Ma_{rs} / Ma_{e}) . 100$$

Equação 4

Em que:

SS% = Sólidos solúveis, em %;

Ma_{rs} = massa anidra do resíduo do filtrado extrapolado para o volume total da solução (1 L), em g;

Ma_e = Massa anidra da amostra utilizada na extração (Equação 2), em g.

Determinação do teor de taninos

A quantificação dos taninos pelo método do pó de pele baseou-se na metodologia apresentada pelas normas técnicas D 6401-99 (ASTM, 2004a), NBR 11131 (ABNT, 2008b) e ISO 14088 (ISO, 2009), porém não utilizando pó de pele comercial devido a sua dificuldade de obtenção e alto custo.

Uma porção de pele, proveniente de gado bovino, foi obtida no município de Santa Cruz do Sul, RS. Após abate do animal, tal porção de pele foi depilada utilizando uma faca, salgada, esticada e submetida à secagem ao sol, convertendo-se em couro. Esse material, portanto, não foi submetido a um processo de curtimento utilizando taninos, o que provavelmente iria prejudicar sua posterior absorção de tânicos em laboratório. Utilizando uma tesoura robusta, a porção de couro foi convertida em pequenos fragmentos, os quais foram submetidos a uma fragmentação inicial em máquina forrageira e, posteriormente, no moinho do tipo Willey, com a finalidade de diminuir a sua granulometria e, consequentemente, aumentar sua área superficial de absorção. Por fim, o pó de pele foi armazenado em recipiente identificado e hermeticamente fechado, protegido da luz e umidade do ar.

Antes da utilização do pó de pele, o mesmo passou por processo de cromagem, conforme exigido pela norma D 6401 (ASTM, 2004a). A 10g de pó de pele seco ao ar adicionou-se 10 vezes a quantidade de água destilada, agitando a mistura durante 30 minutos. Após este processo, foi adicionado, para cada grama de pó de pele, 1 mL de solução de cromo (concentração 3%), mexendo a mistura por 2 horas a cada 15 minutos. Posteriormente a amostra foi posta para descansar por uma noite. Na manhã seguinte, a mistura foi despejada sobre flanela, em que deixou-se o líquido drenar, espremendo o excesso de água, desmanchando o aglomerado de pó após cada lavagem. A quantidade de água destilada utilizada na lavagem correspondeu a 15 vezes o peso do pó de pele (150 mL), sendo que este processo repetiu-se quatro vezes.

Uma terceira alíquota de 150 mL foi pipetada da solução analítica filtrada anteriormente e depositada em recipiente contendo 10 g do pó de pele cromado. Após agitação inicial com bastão de vidro, deixou-se a mistura em repouso durante 24h. Após este período, a solução foi novamente filtrada em papel-filtro tipo faixabranca. Com uma pipeta graduada, mensurou-se o filtrado do processo (aproximadamente 80mL), que foi posto em estufa (100°C) até obtenção de massa anidra. Calculou-se então os sólidos solúveis não tânicos (SSnT) através da Equação 6.

276 277

278 279 280

281 282 283

284 285 286

287

294 295 296

293

305

316 317 318

319

320

321

Em que:

SSnT% = Sólidos solúveis não tânicos, em %;

Ma_{rf} = Massa anidra do resíduo no filtrado extrapolado para o volume total da solução (1L), em g;

Ma_e = Massa anidra da amostra utilizada na extração (Equação 2), em g.

Considerando-se que a porção tânica da solução analítica ficou retida no pó de pele, calculou-se a mesma pela Equação 7.

$$TTpp\% = SST - SSnT$$

Equação 7

Em que:

TTpp% = Teor de taninos, em %;

SS% = Sólidos solúveis (Equação 4), em %;

SSnT% = Sólidos solúveis não tânicos (Equação 6), em %.

Realizações do teste em branco

Conforme estabelecido por ASTM (2004a) e ISO (2009), foi realizada também a filtração apenas de água destilada através do pó de pele, determinando-se o resíduo seco do filtrado a fim de serem feitas correções das análises anteriores.

Delineamento experimental e análise dos dados

Realizou-se a misturas das partículas de todos os indivíduos da mesma espécie e material (cascas ou fruto), empregando-se o delineamento inteiramente casualizado, sendo que foram avaliados quatro tratamentos: casca de angico-vermelho, casca de jurema-preta, casca de acácia-negra e frutos de angico-vermelho.

Foram avaliadas três repetições (extrações) por tratamento e todas as subrepetições (teor de umidade, sólidos totais, sólidos solúveis totais, sólidos solúveis tânicos etc.) foram analisadas em triplicata para cada uma das repetições.

Os resultados foram interpretados através do teste de F, com comparação de médias pelo teste de Tukey, considerando-se 5% de probabilidade de erro.

RESULTADOS E DISCUSSÃO

Teor de umidade

A análise de variância do teor de umidade não indicou diferença estatística significativa entre os tratamentos (F= 3,72; p=0,0610), da mesma forma que observado para a massa anidra de partículas utilizadas na extração (F= 3,71; p=0,0613), conforme apresentadas na Tabela 1.

TABELA 1: Comparações de médias do teor de umidade e da massa anidra de partículas utilizadas na extração. TABLE 1: Mean comparisons do content of moisture and Particle dry mass used in the extraction.

Tratamento	Teor de umidade base	Massa anidra de partículas
	úmida(%)	utilizadas na extração (g)
Casca de angico-vermelho	9,17 a*	11,35 a
Casca de acácia-negra	8,60 a	11,43 a
Casca de jurema-preta	9,40 a	11,33 a
Fruto de angico-vermelho	8,43 a	11,45 a
Média geral	8,90	11,39

^{*}Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey ($p \ge 0.05$).

No teste em branco foi detectada a massa média do resíduo de 0,355 g para alíquota de 50 mL. Uma vez que este valor refere-se à massa de material lixiviado no processo, tal valor foi subtraído do resíduo observado nos tratamentos.

359 360

361

362

363

364 365

366

O teor de umidade base úmida das partículas utilizadas na extração apresentou média de 8,90% e para a massa anidra de partículas a média foi de 11,39 g. Os maiores valores foram 9,40% e 9,17% para as espécies cascas de jurema-preta e acácia-negra, respectivamente. Considerando que foram utilizadas 12,5 g de partículas secas ao ar para a extração, as quantidades de partículas anidras foram de 11,33 g (jurema-preta), 11,43 g (acácia-negra), 11,35 g (angico-vermelho) e 11,45 g (frutos de angico-vermelho). Nota-se uma tendência do teor de umidade das cascas de jurema-preta ser superiora casca de angico. Isto se deve principalmente a maior umidade do ar durante o período em que as mesmas foram postas para secar. Ainda assim, a umidade existente facilitou a moagem do material, com pouca perda na forma de finos e consequentemente poucas incrustações nas facas do moinho.

Analisando a umidade das cascas secas ao ar das espécies angico e jurema-preta, Paes et al. (2006a) obtiveram resultados inferiores, com valores médios de 7,93% e 9,30%, respectivamente, para estudo conduzido na mesma região. Tais diferenças na umidade podem estar associadas à época em que tais autores realizaram o estudo (período seco), do método ou ainda do local de armazenamento.

Sólidos totais

A análise de variância dos sólidos totais indicou diferença estatística significativa entre os tratamentos (F= 404,05; p<0,0001). As comparações das médias são apresentadas na Tabela 2.

TABELA 2: Comparações de médias dos sólidos totais de extratos obtidos de distintas espécies florestais.

TABLE 2: Mean comparisons of the total solids of extracts from different forest species.

Tratamento	Sólidos totais (%)
Casca de angico-vermelho	63,48 b*
Casca de acácia-negra	67,23 a
Casca de jurema-preta	44,60 c
Fruto de angico-vermelho	43,68 c

*Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey ($p \ge 0.05$).

O teor de sólidos totais pode ser entendido como o rendimento bruto do extrato em pó. Comparando-se as espécies entre si, a casca de acácia-negra destacou-se por apresentar maiores valores (67,28%), seguido pela casca de angico-vermelho (63,48%), casca de jurema-preta (44,60%) e frutos de angico (43,68%), sendo que os dois últimos não diferiram estatisticamente entre si.

A comparação dos resultados obtidos no presente estudo com os da literatura, de certa forma, encontrase limitada pelo fato do uso de técnicas analíticas distintas por outros autores ou ainda, por se tratar de uma metodologia relativamente nova quanto ao emprego nas espécies potencias do bioma Caatinga.Em estudo com espécies de acácia cultivadas no Sudão, Haroun et al. (2013) obtiveram média de 51,8% em sólidos totais para acácia-negra. Essa diferença pode estar associada ao método de quantificação.

Sólidos solúveis

A análise de variância dos sólidos solúveis indicou diferença estatística significativa entre os tratamentos (F= 231,86; p<0,0001). As comparações das médias são apresentadas na Tabela 3.

TABELA 3: Comparações de médias dos sólidos solúveis de extratos obtidos de distintas espécies florestais. TABLE 3: Comparisons of means of extracts of total soluble solids obtained from different forest species.

Tratamento	Sólidos solúveis (%)
Casca de angico-vermelho	60,28 a*
Casca de acácia-negra	49,83 b
Casca de jurema-preta	41,57 c
Fruto de angico-vermelho	37,09 d

^{*}Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey ($p \ge 0.05$).

Os sólidos solúveis correspondem a uma fração dos sólidos totais, sendo que a outra parcela corresponde aos sólidos insolúveis (diferença entre os sólidos totais e sólidos solúveis).

A casca de angico-vermelho destacou-se por apresentar maiores valores de sólidos solúveis (60,28%) seguido pela acácia-negra (49,83%). Maiores valores de sólidos solúveis são preferíveis. No entanto, deve-se levar em consideração também outros parâmetros, tal como baixos valores de não tânicos neste extrato.

Sólidos insolúveis

A análise de variância dos sólidos insolúveis indicou diferença estatística significativa entre os tratamentos (F= 42,77; p<0,0001). As comparações das médias são apresentadas na Tabela 4.

TABELA 4: Comparações de médias dos sólidos insolúveis obtidos de distintas espécies florestais.

TABLE 4: Mean comparisons of insoluble solids obtained from different tree species.

Tratamento	Sólidos insolúveis (%)		
Casca de angico-vermelho	5,75	b*	
Casca de acácia-negra	17,42	a	
Casca de jurema-preta	3,03	b	
Fruto de angico-vermelho	6,59	b	

^{*}Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey ($p \ge 0.05$).

A casca da acácia-negra destacou-se pelo maior valor, sendo que os demais não apresentaram diferença significativa entre si.

Altos valores de sólidos insolúveis são indesejáveis. Portanto, apesar da casca de acácia-negra ter apresentado altos valores de sólidos totais, grande parcela deste corresponde a sólidos não solúveis. Tal fato não ocorreu com os demais materiais avaliados.

Sólidos solúveis não tânicos

A análise de variância dos sólidos solúveis não tânicos indicou diferença estatística significativa (F= 104,78; p<0,0001). A comparação de médias é apresentada na Tabela 5.

TABELA 5: Comparações de médias dos sólidos solúveis não tânicos obtidos de distintas espécies florestais. TABLE5: Mean comparisons of soluble solids not tannic obtained from different forest species.

Tratamento	Sólidos solúveis não tânicos (%)	
Casca de angico-vermelho	33,84	a*
Casca de acácia-negra	21,42	c
Casca de jurema-preta	20,83	c
Fruto de angico-vermelho	28,05	b

^{*}Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey ($p \ge 0.05$).

O maior valor em sólidos solúveis não tânicos ocorreu na casca de angico (33,84%). Tal valor é indesejável, visto que é preferível a obtenção de baixo valor para este parâmetro. O menor valor de não tânicos ocorreu para a jurema-preta, com 20,83%, evidenciando o potencial da espécie como fonte de tanino com características químicas favoráveis para curtimento de pele, uma vez que a maior parte dos componentes extraídos foram taninos.

Sólidos solúveis tânicos

A análise de variância dos sólidos solúveis tânicos ou taninos indicou diferença estatística significativa (F= 226,13; p<0,0001). A comparação de médias é apresentada na Tabela 6.

TABELA 6: Comparações de médias dos sólidos solúveis tânicos obtidos de distintas espécies florestais.

TABLE 6: Comparisons of means of tannic soluble solids obtained from different forest species.

Tratamento	Teor de taninos (%)
Casca de angico-vermelho	26,78 a*
Casca de acácia-negra	28,40 a
Casca de jurema-preta	20,74 b

9.05

411

409

410 412 413

*Médias seguidas por mesma letra, na mesma coluna, não apresentam diferença estatística significativa pelo teste de Tukey ($p \ge 0.05$).

Os sólidos solúveis tânicos ou taninos correspondem a uma fração dos sólidos solúveis, sendo que a outra fração corresponde aos sólidos solúveis não tânicos. Ou seja, os sólidos solúveis são subdivididos em duas porções, sendo que a primeira corresponde aos sólidos solúveis não tânicos, e a segunda, sólidos solúveis tânicos, sendo esta última a porção que reage com o pó de pele.

Para as cascas de angico-vermelho e acácia-negra, o método do pó de pele destacou-se por apresentar maiores valores de tânicos quando comparado à casca de jurema e aos frutos de angico. No entanto, observa-se que as casca de acácia-negra e angico-vermelho não diferiram estatisticamente entre si, apresentando o angico, valor superior, em detrimento da acácia negra.

Espécies de acácia-negra são requeridas a nível mundial pela alta concentração em taninos nos seus tecidos, variando de 1 a 23%, dependendo da metodologia empregada na quantificação e da parte da planta utilizada (SEIGLER et al. 1986).

A variação na concentração de tanino deve-se aos fatores do meio, como a qualidade do sítio e, à genética das plantas, uma vez que a concentração de tanino ao logo do fuste deve-se a idade das árvores, diâmetro, espessura de casca, posição no tronco e espaçamento, conforme descrito por Caldeira et al. (1998) e Camillo et al. (1997) ao estudarem povoamentos de acácia-negra no Sul do Brasil.

Caldeira et al. (1998), ao estudarem diferentes povoamentos de acácia negra, dois de procedência australiana e um comercial, obtiveram valor de 12,3% na concentração de taninos. Ao mesmo passo, Rachwal et al., (2007), pesquisando povoamentos puros comerciais de acácia no sul do país, obtiveram teor de taninos de 14,5%, valores estes inferiores ao encontrado neste estudo. Zhenget al. (1991), por sua vez, em estudo comparativo dos métodos do pé de pele e Stiasny, obteve resultados superiores ao presente estudo para a casca de acácia-negra, determinado pelo método pó de pele, em procedências de Tasmânia, Victoria, Austrália do Sul e Nova Gales do Sul, citando valores de 46,9;46,6;39,4 e 38,8%, respectivamente.

Neste sentido, pesquisas que busquem matérias-primas alternativas para obtenção de taninos são importantes, uma vez que estudos dessa natureza no Bioma Caatinga vêm demonstrando a riqueza em taninos de algumas espécies bastante encontradas na região (PAES et al. 2006a; PAES et al. 2006b; PAES et al. 2010; MONTEIRO et al. 2005; LIMA 2011).

Deve-se levar em consideração a variação da composição química do tanino para cada espécie e órgão vegetal analisado, o que pode influenciar também, a sua utilidade. No referente à jurema-preta, em estudo de Paes et al. (2006b), o mesmo comprovou a viabilidade técnica do tanino extraído desta espécie para o curtimento de pele, podendo este, substituir o angico vermelho.

Comparando os resultados obtidos por Caldeira et al., (1998) ao se estudar a variação do teor de taninos (média de 12,3%) em diferentes povoamentos de acácia negra aos três anos de idade na cidade de Butiá, no Rio Grande do Sul, com os valores obtidos por Camillo (1997), em que o autor estudou a concentração de tanino total em povoamentos de acácia negra na Depressão Central do Rio Grande do Sul, com idades diferentes, o mesmo reportou que a média total de tanino aos 3, 4, 5, 6, 7, e 8 anos de idade foi, 14,83; 15,47; 14,35; 15,72; 14,11 e 17,09% respectivamente. Todos os resultados citados apresentaram valores inferiores aos obtidos neste estudo.

Segundo Panshin et al., (1962), os taninos podem representar de 2 a 40% da massa seca da casca de várias espécies florestais. Para a acácia-negra, TANAC S.A. (2015) descreveu que esta apresenta aproximadamente 28% de taninos na sua casca. Ambos os autores, no entanto, não detalharam o método utilizados para a obtenção de tais resultados.

CONCLUSÕES

A casca de angico-vermelho, muito explorada no Nordeste no Brasil, apresentou potencial semelhante à acácia-negra, espécie de reconhecimento mundial no setor de curtimento de peles. A casca de jurema-preta, de ocorrência generalizada na região Nordeste, também poderia ser utilizada com este objetivo, apesar do menor teor de tânicos (20,7%) quando comparadas às cascas de acácia-negra e angico-vermelho. O fruto do angico vermelho, por sua vez, não apresenta potencial para esta finalidade.

AGRADECIMENTOS

Á CAPES pela concessão da bolsa de mestrado ao primeiro autor.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

AMERICAN SOCIETY FOR TESTING AND MATERIALS (ASTM).**D 6401-99**: Standard test method for determining non-tannins and tannin in extracts of vegetable tanning materials. Pennsylvania: ASTM, 2004a. 4p.

AMERICAN SOCIETY FOR TESTING AND MATERIALS (ASTM).**D** 6402-99: Standard test method for determining soluble solids and insolubles in extracts of vegetable tanning materials. Pennsylvania: ASTM, 2004b. 3p.

AMERICAN SOCIETY FOR TESTING AND MATERIALS (ASTM).**D** 6403-99: Standard test method for determining moisture in raw and spent materials. Pennsylvania: ASTM, 2004c. 3p.

AMERICAN SOCIETY FOR TESTING AND MATERIALS (ASTM).**D 6405-99**: Standard practice for extraction of tannins from raw and spent materials. Pennsylvania: ASTM, 2004d. 3p.

ASSOCIAÇÃO BRASILEIRA DE NORMAS TÉCNICAS (ABNT). **NBR 11125**: Insumos - Tanante - Determinação do teor de sólidos totais. Rio de Janeiro: ABNT. 2002. 2p.

ASSOCIAÇÃO BRASILEIRA DE NORMAS TÉCNICAS (ABNT). **NBR 14362**: Insumos – Tanantes – Determinação do teor de sólidos solúveis e insolúveis – Método por gravidade. Rio de Janeiro, RJ: ABNT. 2008a. 3p.

- ASSOCIAÇÃO BRASILEIRA DE NORMAS TÉCNICAS (ABNT). NBR 11131: Insumos -
- Tanantes Determinação do teor de constituintes não-tanantes e tanantes. Rio de Janeiro: ABNT. 2008b. 5p.

CALDEIRA, M.V.W. et al. Quantificação de tanino em três povoamentos de *Acacia mearnsii* De Wild. **Boletim de Pesquisa Florestal,** Colombo, n. 37, p. 81-88, jul./dez. 1998.

CAMILLO, S.B.A. Influência dos fatores de sítio, espaçamento e idade na concentração e produção de tanino em povoamentos de *Acacia mearnsii* De Wild. Santa Maria: Universidade Federal de Santa Maria. Tese de Mestrado. 48p, 1997.

CHEN, C.M.; PAN, J.K. Effects of extraction on yields and characteristics of bark extracts. **Holzforschung**, Berlin, v. 45, n. 2, p.155-159, 1991.

DINIZ, C. E. F.; PAES, J. B.; MARINHO, I. V.; LIMA, C. R. Avaliação do potencial tanífero de seis espécies florestais de ocorrência no semi-árido brasileiro. In: CONGRESSO FLORESTAL BRASILEIRO. São Paulo. **Anais...** São Paulo: SBS/SBEF, CD-ROM.2003.

HAROUN, M.; KHRISTOVA, P.; COVINGTON, T. Analysis of commercial vegetable tannin materials and related polyphenols of selected *Acacia* species in Sudan. **Journal of Forest Products e Industries,** v 2, n. 1, p. 21-28, 2013.

- HASLAM, E. Chemisty of vegetable tannins. London: Academic Press, 1966, 170p.
- 513 INTERNATIONAL ORGANIZATION FOR STANDARDIZATION (ISO). ISO 14088: Leather Chemical
- 514 tests Quantitative analysis of tanning agents by filter method. Draft International Standard. Geneva: ISO.

515 2009. 8p.

517 INDIAN STANDARDS INSTITUTION (ISI). **IS 5466**: Methods of test for vegetable tanning materials. New Delhi: ISI, 1969.

- 520 LIMA, C. R. Potencialidade dos extratos tânicos das espécies angico-vermelho, jurema-preta e jurema-521 vermelha no curtimento de peles caprinas. 61 f. Tese (Doutorado em Recursos Naturais) – Universidade Federal de Campina Grande, Centro de Tecnologia e Recursos Naturais, 2011. 522
- 524 MARINHO, I.V. Avaliação do potencial tanífero das cascas do angico vermelho Anadenanthera colubrina 525 (Vell.) Brenan var. colubrina (Vell.) Brenan e do cajueiro Anacardium occidentale Linn. em diferentes 526 reagentes. 2004.36f. Monografia (Graduação em Engenharia Florestal) – Universidade Federal de Campina 527 Grande, Patos, 2004.
- 528 MONTEIRO J.M.; LINS-NETO E.M.F.; AMORIM E.L.C.; STRATTMANN R.R.; ARAÚJO E.L.;

535 536

537

538 539

540

541

545

552

553 554

555

556

559

562

564

- 529 ALBUQUERQUE U.P. Teor de taninos em três espécies medicinais arbóreas simpátricas da caatinga. Revista 530 **Árvore**. v. 29, p. 999-1005, 2005. 531
- 532 MORI, F.A.; MORI, C.L.S.O.; MENDES, L.M.; SILVA, J.R.M.; MELO, V.M. Influência do sulfito e hidróxido 533 de sódio na quantificação em taninos da casca de barbatimão (Stryphnodendron adstringens). Floresta e 534 **Ambiente**. Seropédica, v. 10, n.1, p.86 - 92, 2003.
 - PAES, J. B. et al. Avaliação do potencial tanífero de seis espécies florestais de ocorrência no Semi-Árido brasileiro. Cerne, Lavras, MG, v. 12, n. 3, p. 232-238, Jul./Set. 2006a.
 - PAES, J. B. et al. Viabilidade técnica dos taninos de quatro espécies florestais de ocorrência no Semi-Árido brasileiro no curtimento de peles. Ciência Florestal, Santa Maria, RS, v. 16, n. 4, p. 453-462. 2006b.
- 542 PAES, J. B. et al. Substâncias tânicas presentes em várias partes da árvore angico-vermelho (Anadenanthera 543 colubrina (Vell.) Brenan. var. cebil (Gris.) Alts.). Scientia Forestalis, Piracicaba, SP, v. 38, n. 87, p. 441-447, 544 set. 2010.
- 546 PANSHIN, A. J. et al. Forest products: their sources, production, and utilization. 2. Ed. New York: McGraw-547 Hill, 538 p, 1962. 548
- PIZZI, A. Tanin-based adhesives. In: PIZZI, A. (Ed.). Wood adhesives: chemistry and technology. New 549 550 York: Marcell Dekker, p.177-246, 1993. 551
 - PIZZI, A.; MITTAL, K.L. Handbook of adhesive technology. New York: Marcell Dekker, 680p. 1994.
 - RACHWAL, M.F.G. et al. Manejo dos resíduos da colheita de acácia-negra (Acacia mearnsii De Wild.) e a sustentabilidade do sítio. Ciência Florestal, Santa Maria, v. 17, n. 2, p. 137-144, Abr-Jun, 2007.
- 557 SEIGLER, D. S. et al. Tannins from four common Acacia species of Texas and Northeastern Mexico. Journal 558 **Science Food Agriculture**, v. 29, p. 778 – 794, 1986.
- 560 SETA S.A. Sociedade Extrativa Tanino Da Acácia Ltda. 2013. Disponível em: <www.setaonline.com>. 561 Acesso em: 20 Jan. 2015.
- 563 TANAC S.A. Taninos da Acácia Ltda. 2014. Disponível em: <www.tanac.com.br>. Acessoem 18 Jan. 201
- 565 WENZL, H.F.J. The chemical technology of wood. New York: The Academic Press, 692 p.1970.
- 567 YAZAKI, Y. et al. Analyses of black wattle (Acacia mearnsii) tannins – relationships among the hide-powder, 568 the Stiasny and the ultra-violet (UV) methods. **Holzforschung**, v. 47, p. 57-61, 1993.
- 569 ZHENG, G. C.; LIN, Y. L.; YAZAKI, Y. Tannin analysis of Acacia Mearnsii bark - a comparasion of the hide-
- 570 powder and Stiasny methods. Journal ACIAR Proceedings Series. Publisher – Australian Centre for
- 571 International Agricultural Research, n. 35, p. 128-131,1991.

ANEXOS

NORMAS PARA SUBMISSÃO



http://periodicos.ufpel.edu.br/ojs2/index.php/cienciadamadeira/

Atenção! Estas normas são válidas para submissões a partir do dia 24 de junho de 2014 no novo sistema. Este pode ser acessado por meio do link: http://periodicos.ufpel.edu.br/ojs2/index.php/cienciadamadeira

DIRETRIZES PARA AUTORES

Estrutura do manuscrito

Páginas tamanho A4; numeradas na parte inferior direita; número de linha contínuo; espaçamento duplo; fonte Times New Roman ou Arial; tamanho 12 pontos; margens superior, inferior, esquerda e direita de 2,5 cm.

O manuscrito deve ser estruturado em: Título, resumo, palavras-chave, título em inglês, abstract, keywords, introdução, material e métodos, resultados e discussão, conclusões, agradecimentos (opcional) e referências.

O resumo/abstract deve ser redigido com no máximo 200 palavras. O número de palavras-chave/keywords deve variar entre 3 e 5 termos, separadas por ponto e vírgula (;).

Os nomes completos de todos os autores com sua titulação, vínculo institucional, endereço postal e eletrônico (e-mail) NÃO devem aparecer no arquivo de texto. Tais informações devem ser preenchidas apenas no formulário de submissão do manuscrito;

Caso o manuscrito esteja escrito em inglês ou espanhol, o resumo em língua portuguesa é opcional.

Tabelas e Figuras

As tabelas e figuras devem ser auto explicativas e **possuir estritamente dimensões de 9 cm ou 18 cm.** Seus títulos devem ser redigidos em dois

idiomas, preferencialmente em português e em inglês. Quando citada no texto, a palavra deve ser escrita somente com a letra inicial maiúscula (Figura 1 / Tabela 1), e no seu título da mesma forma, seguido de um ponto.

Serão aceitas figuras com resolução mínima de 300 dpi e com extensão *.PNG, *.JPEG e *.EPS. Gráficos em *.DOCX e *.XLSX também são aceitos. Caso as figuras não possuam a qualidade mínima exigida, o manuscrito será devolvido aos autores para posterior resubmissão. As figuras deverão ser alocadas ao longo do texto e os arquivos originais anexados ao sistema de submissão como documentos complementares.

Referências

Todas as citações deverão ter suas referências completas incluídas na lista de Referências, organizadas em ordem alfabética e de acordo com os modelos listados abaixo. Maiores informações podem ser obtidas na norma NBR 6023 da ABNT.

A citação de PÁGINAS DE INTERNET, MONOGRAFIAS, DISSERTAÇÕES E TESES é proibida. Solicita-se aos autores que busquem citações similares ou, em caso de existência, os manuscritos científicos

publicados a partir das dissertações e teses. Dê preferência para manuscritos publicados em periódicos nacionais e internacionais com ISSN, livros e documentos com ISSN.

As referências citadas no texto devem obedecer o sistema "autor-data", conforme exemplos listados abaixo:

- Um ou dois autores:

Silva (2010) ou Kollmann; Côtê (1968) para citações ao longo do parágrafo.

(SILVA, 2010) ou (KOLLMANN; CÔTÊ, 1968) para citações no final do parágrafo.

- Três ou mais autores:

Schillinget al. (1988) para citações ao longo do parágrafo.

(SCHILLING et al., 1998) para citações no final do parágrafo.

Siglas:

IBAMA (2000); EMBRAPA (1998) para citações ao longo do parágrafo.

(IBAMA, 2000); (EMBRAPA, 1998) para citações no final do parágrafo.

Quando citadas pela primeira vez, o significado deve ser escrito por extenso: American Society for TestingandMaterials - ASTM (1995); Laboratório de Produtos Florestais - LPF (1998).

Documentos de um mesmo autor, publicados no mesmo ano:

Calegari (1999a); Calegari (1999b) ou (CALEGARI, 1999a); (CALEGARI, 1999b).

Outras regras

Nomes científicos devem ser escritos na íntegra (Ex: *Caryaillinoinensis*e não *C. illinoinensis*) e somente em itálico. Quando em títulos, ou subtítulos, observar como ele é escrito, acrescido do itálico;

Equações citadas no texto devem ser indicadas e postas em sequência (Equação 1), alinhadas a direita e com a chamada da equação entre parênteses. Símbolos e abreviações presentes nas fórmulas devem ser identificados logo após a apresentação da equação. As equações devem ser editáveis, de maneira a permitir possível diagramação do manuscrito.



DIRETRIZES PARA AUTORES

- **1.** A revista CIÊNCIA FLORESTAL publica artigos técnico-científicos inéditos, resultantes de pesquisa de interesse da área florestal. Também são aceitas notas técnicas e artigos de revisão. Os textos podem ser redigidos em português, inglês ou espanhol.
- 2. Para submeter um trabalho para publicação são cobrados os seguintes valores: §1Taxa de submissão: R\$50,00 (cinquenta reais). O pagamento dessa taxa não garante a publicação do trabalho. §2Taxa de publicação: R\$250,00 (duzentos e cinquenta reais). Esse valor deve ser recolhido somente após o aceite do trabalho.

Os valores devem ser depositados na conta corrente n. 220611-0, da agência do Banco do Brasil n. 1484-2. O comprovante do depósito da taxa de submissão deverá ser enviado juntamente com o trabalho. O comprovante da taxa de publicação deverá ser enviado a CIÊNCIA FLORESTAL, por fax (55-3220.8444/22) ou e-mail (cienciaflorestal@ufsm.br), informando o nome do trabalho ao qual se refere o depósito. Os valores depositados não serão devolvidos.

- **3.** Os manuscritos devem ser encaminhados à revista via online por meio da PLATAFORMA SEER. O autor que cadastra o artigo assume a responsabilidade pelas informações, que os demais autores estão de acordo com submissão e que o artigo é inédito. Os conceitos e afirmações emitidas no artigo são de exclusiva responsabilidade dos autores. Contudo, o Conselho Editorial reserva-se o direito de solicitar ou sugerir modificações no texto original.
- **4.** Os artigos devem ser organizados na seguinte sequência:
- **4.1.** Artigo científico e nota técnica: Título, Resumo, Introdução com Revisão de Literatura, Materiais e Métodos, Resultados e Discussão, Conclusões, Agradecimentos e Referências Bibliográficas. Antes do item Referências Bibliográficas, quando apropriado, mencionar a aprovação pela Comissão de Ética e Biossegurança da Instituição.
- **4.2.** Artigo de revisão bibliográfica: Título, Resumo, Introdução, Desenvolvimento, Considerações finais, Agradecimentos e Referências Bibliográficas.
- **5.** O manuscrito deve ser editado no Microsoft Word, com espaço simples, linhas numeradas continuamente e sem os nomes dos autores, fonte Times New Roman, tamanho 11, tabulação de 1,25 cm, formato A4, com 2 cm de margens esquerda, inferior e superior, e 1,5 cm de margem direita, orientação retrato e máximo de 12 páginas.
- **6.** O Título do manuscrito, com no máximo duas linhas, deve ser centralizado e em negrito, com letras maiúsculas, redigido em português ou espanhol, seguido da versão em inglês.
- **7.** O Resumo deve ser apresentado em um único parágrafo e redigido em dois idiomas, sendo um deles o inglês. As palavras RESUMO e ABSTRACT devem ser redigidos em letras maiúsculas e centralizados.
- **8.** Logo após o texto do Resumo e do Abstract devem ser incluídos os termos Palavras-chave e Keywords, respectivamente, com alinhamento à esquerda, contendo até quatro termos, separados por ponto e vírgula.

9. Os grandes itens devem ser escritos em letras maiúsculas, alinhados à esquerda. Os demais itens devem obedecer à sequência exemplificada a seguir:

MATERIAL E MÉTODO - (item primário) - todo em maiúsculas e negrito.

Caracterização do local - (item secundário) - só a inicial maiúscula e em negrito.

Solo - (item terciário) - só a inicial maiúscula, em negrito e itálico.

Horizonte A - (item quaternário) - só a inicial maiúscula, em itálico.

- **10.** As siglas e abreviaturas, ao aparecerem pela primeira vez no trabalho, deverão ser colocadas entre parênteses, precedidas do nome por extenso.
- 11. Figuras (gráficos e fotografias), com resolução mínima de 300dpi, devem ser em preto-e-branco, sem-sombreamento e contorno. As dimensões (largura e altura) não podem ser maiores que 17 cm, sempre com orientação da página na forma retrato (fonte: Times New Roman, tamanho da fonte: 11, não-negrito e não-itálico).
- **12.** As figuras e tabelas devem ser auto-explicativas e alocadas no texto logo após sua primeira chamada. A identificação das mesmas deve ser expressa em dois idiomas, sendo um deles o inglês. As tabelas devem ser produzidas em editor de texto (Word) e não podem ser inseridas no texto como figuras. Para tabelas com conteúdo numérico, as vírgulas devem ficar alinhadas verticalmente e os números centralizados na coluna.
- 13. Nomes científicos devem ser escritos por extenso (Ex: Araucaria angustifólia) e em itálico.
- **14.** Fórmulas editadas pelo módulo Equation Editor, do Microsoft Word, devem obedecer à fonte do texto, com símbolos, subscrito/sobrescrito etc., em proporções adequadas.
- **15.** Citações bibliográficas serão feitas de acordo com a NBR 10520 da ABNT, usando o sistema "autor-data". Todas as citações mencionadas no texto devem ser relacionadas na lista de Referências Bibliográficas, de acordo com a norma NBR 6023 da ABNT.
- **16.** Na versão final do artigo o autor deve inserir os nomes dos co-autores, posicionados logo abaixo do título em inglês, e identificados com número seqüencial sobrescrito. O chamamento dos autores deve ser indicado no rodapé da primeira página, antecedido do número de identificação.
- **17.** Os manuscritos submetidos à revista passam pela triagem inicial do comitê de área, são enviados para revisores *ad hoc*, devolvidos aos autores para correções e, posteriormente, passam pela avaliação final do Conselho Editorial. Os artigos aceitos são publicados preferencialmente na ordem de aprovação e os não-aceitos são comunicados aos autores. Não são fornecidas separatas. Os artigos estão disponíveis, no formato "pdf", no endereço eletrônico da revista (www.ufsm.br/cienciaflorestal).
- **18.** Em caso de dúvidas, consultar os artigos já publicados ou o <u>Conselho Editorial</u> no e-mail cienciaflorestal@ufsm.br.

AUTOR C U I D A D O !

Ao receber o trabalho para ajustes, NÃO POSTE O TRABALHO COMO UM NOVO TRABALHO e si m vá até AVALIAÇÃO (Versão doAutor, Procurar e Transferir) e poste o arquivo corrigido lá. Para post ar como um novo trabalho tem que ter a AUTORIZAÇÃO doEditor, solicitado pelo e-

mail <u>cienciaflorestal@ufsm.br</u>, informando o nome completo do trabalho, senão o trabalho fica duplicado nosistema.

Condições para submissão

Como parte do processo de submissão, os autores são obrigados a verificar a conformidade da submissão em relação a todos os itens listados a seguir. As submissões que não estiverem de acordo com as normas serão devolvidas aos autores.

- 1. *A contribuição é original e inédita, e NÃO está sendo avaliada para publicação por outra revista.
- 2. *Os arquivos para submissão estão em formato Microsoft Word (DOC ou RTF), não ultrapassando os 2MB.

- 3. *O texto do trabalho deve estar conforme as <u>NORMAS</u> da revista (em espaço simples, com linhas numeradas de forma continuada, fonte 11 Time New Roman, empregando itálico em vez de sublinhado (exceto em endereços URL), Figuras e Tabelas inseridas no texto (logo após o seu chamamento Figuras em alta resolução, com no mínimo 300 dpi formato JPEG, RGB ou EXCEL). Leia demias instruções nas <u>NORMAS</u>. Os trabalhos não devem exceder as 12 páginas em espaço simples. ATENÇÃO: trabalhos fora das <u>NORMAS</u> serão devolvidos.
- 4. *O item 2, §1 das <u>NORMAS</u> foi cumprido? (recolhimento da **Taxa de Submissão** no valor de R\$50,00 cinquenta reais CC 220.611-0, Ag. BB 1484-2, conta do Projeto da revista junto a Fundação). O recibo deve ser enviado com ARQUIVO "Documento Suplementar", logo após o envio do arquivo contendo o trabalho, com o nome **COMPROVANTE** (através da digitalização do Recibo de Depósito Bancário ou de Transferência, no formato JPG, PDF, BMP, GIF ou JPEG).
- 5. *O texto segue os padrões de estilo e requisitos bibliográficos descritos em <u>Diretrizes para Autores (NORMAS)</u>, na seção SOBRE Submissões.
- 6. *A identificação de autoria do trabalho foi removida do arquivo e da opção Propriedades no Word (CUIDADO: verifique as partes em negrito), garantindo desta forma o critério de sigilo da revista, caso submetido para avaliação por pares (ex.: artigos), conforme instruções disponíveis em <u>Assegurando a Avaliação Cega por Pares</u>.