UNIVERSIDADE FEDERAL DE UBERLÂNDIA

GABRIEL FERNANDES BUENO

REDES NEURAIS ARTIFICIAIS APLICADAS NA MODELAGEM DE RELAÇÕES DENDROMÉTRICAS E MORFOMÉTRICAS DE ESPÉCIES ARBÓREAS DO CERRADO

UNIVERSIDADE FEDERAL DE UBERLÂNDIA

GABRIEL FERNANDES BUENO

REDES NEURAIS ARTIFICIAIS APLICADAS NA MODELAGEM DE RELAÇÕES DENDROMÉTRICAS E MORFOMÉTRICAS DE ESPÉCIES ARBÓREAS DO CERRADO

Trabalho de Conclusão de Curso apresentado ao curso de Engenharia Florestal, Campus Monte Carmelo, da Universidade Federal de Uberlândia, como parte dos requisitos necessários para obtenção do grau de Bacharel em Engenharia Florestal.

Orientador: Prof. Dr. Emanuel Arnoni Costa

GABRIEL FERNANDES BUENO

REDES NEURAIS ARTIFICIAIS APLICADAS NA MODELAGEM DE RELAÇÕES DENDROMÉTRICAS E MORFOMÉTRICAS DE ESPÉCIES ARBÓREAS DO CERRADO

Trabalho de Conclusão de Curso apresentado ao curso de Engenharia Florestal, Campus Monte Carmelo, da Universidade Federal de Uberlândia, como parte dos requisitos necessários para obtenção do grau de Bacharel em Engenharia Florestal.

Monte Carmelo, de	de 20
Banca Examinadora	
D f. D Γ 1 A	Conta
Prof. Dr. Emanuel Arnoni Orientador	Costa
Prof. Dr. Rodrigo Otávio Veiga Membro da Banca	de Miranda
Prof. Dr. Alvaro Augusto Vie Membro da Banca	ira Soares

MONTE CARMELO 2020

AGRADECIMENTOS

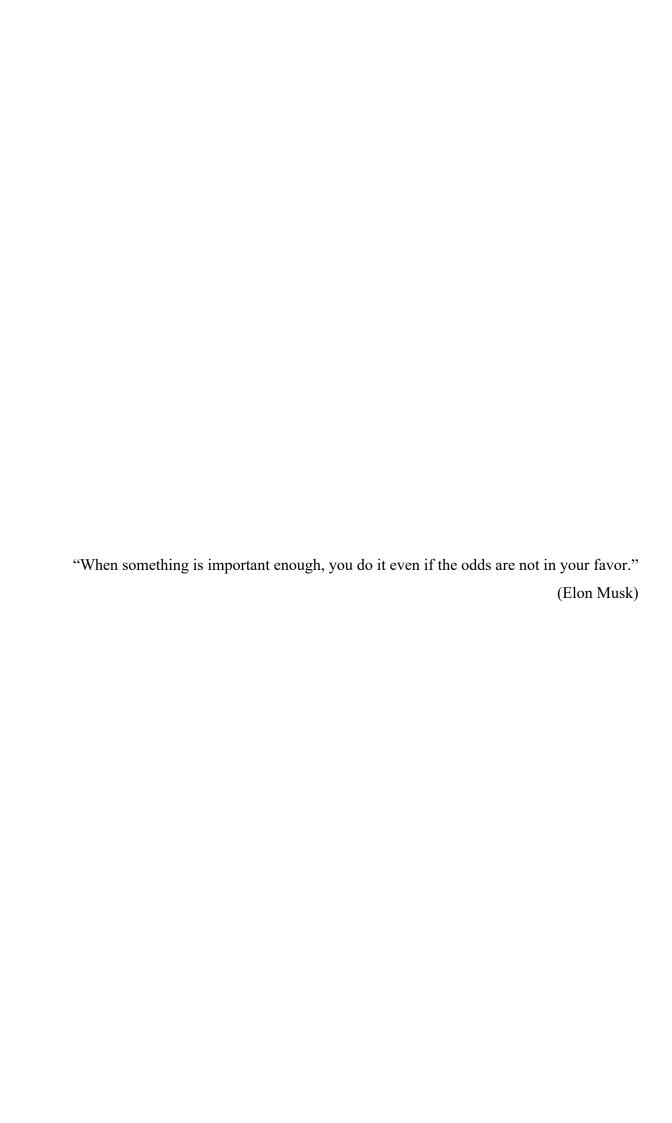
A minha família, principalmente aos meus pais, Durval e Flávia, pelo amor, educação, carinho e incentivo nos estudos, além do auxílio na coleta dos dados.

Ao professor Emanuel Arnoni Costa, pela oportunidade e principalmente ensinamentos durante esta jornada. Aos professores Alvaro Augusto Vieira Soares, Rodrigo Otávio Veiga de Miranda, pelo suporte e contribuições para aprimoramento do trabalho. Ao técnico Lidiomar Soares da Costa por sua disponibilidade e apoio.

Ao Matheus Martins, a professora Kelly de Almeida Silva e demais colegas, pela expressiva contribuição na identificação botânica do trabalho.

Aos proprietários que permitiram a coleta dos dados em seus imóveis.

A Laura Viera Xavier, pelo apoio, incentivo e carinho. Aos meus amigos pela confiança, companheirismo e motivação ao longo desta etapa.



LISTA DE ILUSTRAÇÕES

Figura 1 . Mapa das árvores amostradas no munícipio de Iraí de Minas, MG12
Figura 2. Arquitetura da rede de múltiplas camadas treinadas para descrever as relações
dendrométricas e morfométricas de espécies arbóreas do Cerrado
Figura 3. Dispersão de resíduos das variáveis dendrométricas e morfométricas para as duas
configurações na camada de entrada da RNA no treinamento
Figura 4. Dispersão de resíduos das variáveis dendrométricas e morfométricas para as duas
configurações na camada de entrada da RNA na validação

LISTA DE TABELAS

Tabela 1. Formas geométricas de copa utilizada para classificação qualitativa das árv	ores
amostradas.	14
Tabela 2. Critérios estatísticos utilizados para avaliação das RNAs	18
Tabela 3. Frequência, família botânica e nome popular das espécies amostradas	20
Tabela 4. Classificação das formas de copa das espécies amostradas	23
Tabela 5. Características das variáveis dendrométricas usadas no treinamento e valid	ação das
RNAs.	25
Tabela 6. Correlação de Spearman das variáveis estudadas.	26
Tabela 7. RNAs selecionadas e seus critérios estatísticos de treinamento	27
Tabela 8. RNAs selecionadas e seus critérios estatísticos de validação	32
Tabela 9. Pesos sinápticos das RNAs selecionadas	35

RESUMO

O Cerrado possui uma alta biodiversidade de plantas. Porém, poucos estudos detalham as características dendrométricas e morfométricas do Cerrado, as quais permitem conhecer a competição e vitalidade das árvores, podendo auxiliar o monitoramento e a execução de práticas conservacionistas. Uma técnica alternativa para descrever essas relações se dá pelo uso de redes neurais artificiais (RNAs). Desta forma, o presente estudo teve como objetivo: i) identificar e caracterizar as árvores amostradas; ii) treinar RNAs para predição de relações dendrométricas e morfométricas; iii) avaliar a performance das RNAs com uso de variáveis qualitativas e quantitativas; iv) criar um algoritmo em linguagem R, para calcular as variáveis dendrométricas e morfométricas. Foram amostradas 200 árvores de crescimento livre em uma área de Cerrado, onde foram realizadas medições do diâmetro do tronco a diferentes alturas a partir solo e definiram-se as seguintes variáveis qualitativas: disposição dos galhos, forma geométrica da copa, pedregosidade do local, posição do terreno e vitalidade das árvores. Em casos de bifurcação foi usado o diâmetro equivalente (deq). Além disso, foi medida a altura total (h), altura de inserção de copa (hic), o diâmetro de copa (dc) e calcularam-se as variáveis morfométricas: proporção de copa (PC%), grau de esbeltez (GE), índice de abrangência (IA), índice de saliência (IS) e formal de copa (FC). Treinaram-se RNAs com diferentes configurações na camada de entrada: utilizando apenas o deq e, posteriormente, deq e a forma de copa. Foi usado o algoritmo de aprendizado resilient propagation - (RP-) com arquitetura Multilayer Perceptron (MLP). As árvores amostradas pertenceram à diferentes famílias botânicas. As RNAs utilizando apenas o deg apresentaram uma baixa performance na descrição das variáveis: FC, IS e IA. A inserção da variável categórica forma de copa proporcionou a RNA maior eficiência nas predições de todas as variáveis no treinamento. Os pesos sinápticos e o algoritmo criado em R podem ser utilizados para a predição das variáveis do presente estudo. Palavras-chave: Relações morfométricas, Mensuração florestal, Aprendizado de máquina.

ABSTRACT

The Cerrado has a high biodiversity of plants. However, few studies detail the Cerrado's dendrometric and morphometric characteristics, which allow to understand the competition and vitality of trees and can assist the monitoring and execution of conservation practices. An alternative technique to describe these relationships is the use of Artificial Neural Networks (ANNs). Thus, the present study aimed to: i) identify and characterize the sampled trees; ii) train ANNs to predict the dendrometric and morfometric relationship; iii) evaluate the performance of ANNs using qualitative and quantitative variables iii) create an algorithm in R language to calculate the dendrometric and morphometric variables. A total of 200 open grown trees were sampled in an area of Cerrado, where trunk diameter measurements were made at different levels above the ground and the following qualitative variables were defined: branch arrangement, geometric shape of the crown, stoniness, tree position on the relief and vitality. In cases of occurrence of more than one stem, the equivalent diameter (deq) was used. In addition, the total height (h), crown base height (cbh), crown diameter (dc) were measured and the morphometric variables were calculated: crown proportion (CP%), slenderness rate (SR), range index (RI), salience index (SI) and crown formal (CF). ANNs were trained with different configurations in the input layer: using only the deq and then the deq and the geometric shape of the crown. The resilient propagation - (RP-) learning algorithm with Multilayer Perceptron (MLP) architecture was used. The sampled trees belonged to different botanical families. ANNs using only deq presented a low performance in the description of the variables: CF, SI and RI. The insertion of the categorical variable crown shape provided the ANN with greater efficiency in the predictions of all variables in training. Synaptic weights and the algorithm created in R can be used to predict the variables of the present study.

Keywords: Morphometric relationship, Forest mensuration, Machine learning.

SUMÁRIO

1 INTRODUÇÃO	10
2 OBJETIVOS	11
2.1 OBJETIVOS ESPECÍFICOS	11
3 MATERIAIS E MÉTODOS	12
3.1 CARACTERIZAÇÃO DA ÁREA	12
3.2 LEVANTAMENTO DE DADOS	12
3.3 MODELAGEM MORFOMÉTRICA UTILIZANDO RNAS	16
3.4 CRITÉRIO DE AVALIAÇÃO DA PERFORMANCE DAS RNAS NO TREINAMENTO E VALIDAÇÃO	18
3.5 ANÁLISES ESTATÍSTICAS	19
4 RESULTADOS E DISCUSSÃO	19
4.1 DESCRIÇÃO DAS ÁRVORES	19
4.2 CORRELAÇÃO DAS VARIÁVEIS ESTUDADAS	26
4.3 TREINAMENTO DAS RELAÇÕES MORFOMÉTRICAS	27
4.4 VALIDAÇÃO DAS RELAÇÕES MORFOMÉTRICAS	31
4.5 PESOS SINÁPTICOS OBTIDOS PARA AS MELHORES RELAÇÕES MORFOMÉTRICAS	35
4.6 ALGORITMO DESENVOLVIDO PARA ESTIMAR AS RELAÇÕES MORFOMÉTRICAS	38
5 CONCLUSÃO	41
6 RECOMENDAÇÕES	41
REFERÊNCIAS	42

1 INTRODUÇÃO

O Cerrado é o segundo maior bioma brasileiro, ocupa cerca de 2 milhões de hectares, correspondendo a 23,98% do território nacional, menor apenas que a Amazônia (REIS; SHIMIELE, 2019). O bioma apresenta elevada riqueza de espécies e endemismo, possuindo mais de 11 mil espécies de plantas vasculares, número expressivo, que está relacionado a diversidade da vegetação (FERREIRA et al., 2017).

A elevada variedade de espécies de plantas proporciona uma ampla aptidão de uso sustentável, principalmente para a população tradicional na qual faz a utilização dos produtos oriundos do Cerrado diariamente, seja para alimentação, uso medicinal, fornecimento de energia e até mesmo matéria prima para construções, desta forma desempenham importante papel cultural e econômico para essas famílias (AFONSO; ÂNGELO, 2009).

Porém, segundo Klink e Machado (2005), toda a diversidade florística e faunística do Cerrado está ameaçada, uma vez que o avanço das atividades antrópicas ocasionou inúmeras transformações no bioma nos últimos anos, culminando na fragmentação dos habitats, erosão dos solos, e até possíveis mudanças do clima local. Visto o recorrente problema, é de suma importância o estudo de métodos de recuperação e práticas silviculturais sustentável para assegurar a integridade do Cerrado.

Para o monitoramento e preservação das espécies arbóreas é fundamental conhecer detalhadamente suas características dendrométricas e morfométricas. No entanto, apesar de tamanha importância, encontram-se poucos estudos sobre o tema.

Uma maneira para obter informações em relação a essas espécies é através do Inventário Florestal – IF (SANTOS et al., 2016). O IF permite a obtenção de diversas variáveis dendrométricas, tais como altura, diâmetro à altura do peito, volume de madeira e área basal. Contudo, usualmente não são realizadas medições em relação a copa das árvores e outras características para descrição das relações morfométricas (COSTA; FINGER; CUNHA, 2013).

As relações morfométricas de árvores livres, isto é, árvores que possuem espaço livre para se desenvolver, permitem o conhecimento do potencial de crescimento das espécies (SILVA et al., 2017). As características morfométricas das árvores se relacionam diretamente com a produtividade e grau de concorrência, o que possibilita definir para cada espécie uma estratégia de manejo para utilização sustentável de seus recursos (COSTA; FINGER; FLEIG, 2016).

Por exemplo, a variável dendrométrica, índice de abrangência (IA) pode indicar a necessidade de desbaste ao longo do tempo em um povoamento, o grau de esbeltez (GE)

permite conhecer a estabilidade da árvore, entre outras variáveis dendrométricas, tais como, índice de saliência (IS), proporção de copa (PC) e formal de copa (FC), que são importantes pra tomada de decisões silviculturais (DA SILVA, 2020).

Para descrever as relações dendrométricas e morfométricas, pode-se utilizar redes neurais artificiais (RNAs). Esta técnica simula o neurônio biológico através de estruturas computacionais com objetivo de realizar o aprendizado de máquina para o reconhecimento de padrões (JAIN; MAO; MOHIUDDIN, 1996). As RNAs têm sido aplicadas em diversas áreas, devido a sua eficiente performance, capacidade de adaptação e generalização, além de permitir a inserção de variáveis qualitativas e quantitativas, um diferencial quando comparado à modelos lineares (SHANMUGANATHAN, 2016). Na Ciência Florestal, alguns autores utilizaram RNA em seus estudos como Campos et al. (2017) na descrição do perfil do tronco de árvores em plantios de diferentes espécies, Reis et al. (2018) para prognose da distribuição diamétrica de árvores na amazônia, Martins et al. (2020) para predição da altura de eucalipto e Costa et al. (2020) na modelagem de casca de *Araucaria angustifolia* (Bertol.) Kuntze, entre outros.

2 OBJETIVOS

Descrever relações dendrométricas e morfométricas de espécies nativas do Cerrado.

2.1 OBJETIVOS ESPECÍFICOS

Os objetivos específicos do presente estudo são:

- Identificar e caracterizar as árvores amostradas;
- Treinar RNAs para predição de relações dendrométricas e morfométricas;
- Avaliar a performance das RNAs com uso de variáveis qualitativas e quantitativas;
- Criar um algoritmo em linguagem R, para calcular as variáveis dendrométricas e morfométricas.

3 MATERIAIS E MÉTODOS

3.1 CARACTERIZAÇÃO DA ÁREA

O presente estudo foi realizado em 7 propriedades rurais localizadas no bioma Cerrado, no munícipio de Iraí de Minas, MG. Segundo a classificação de Köppen, o clima é Cwa – subtropical úmido, apresenta temperatura anual média entre 20 e 22 °C e precipitação anual média de 1.300 a 1.600 mm (ALVARES et al., 2013).

3.2 LEVANTAMENTO DE DADOS

Foram amostradas 200 árvores livre de competição (Figura 1), as quais foram identificadas a nível de espécie.

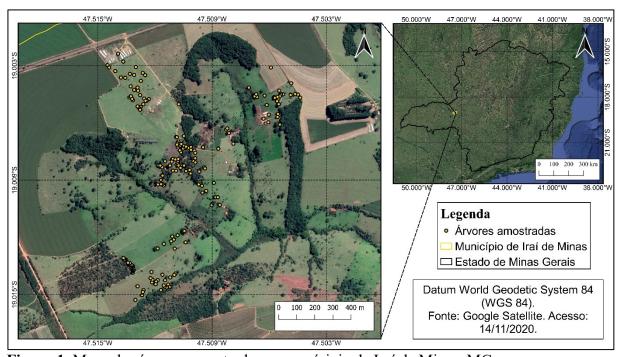


Figura 1. Mapa das árvores amostradas no munícipio de Iraí de Minas, MG.

A medição da circunferência foi realizada à 0,3 m ($d_{0,3}$), 0,7 m ($d_{0,7}$), 1,3 m (DAP) e 1,6 m ($d_{1,6}$) acima no nível do solo utilizando fita métrica. Posteriormente, os valores de circunferência foram convertidos em diâmetro pela divisão por π (3,14159265359). Em casos de perfilhamento do fuste, foi calculado o diâmetro equivalente (deq) através da seguinte expressão:

$$deq = \sqrt{\sum_{i=1}^{n} d_i^2}$$

Em que: deq = diâmetro de equivalente (cm) e d = diâmetro (cm).

A estimativa da altura (h) e altura de inserção de copa (hic) foi obtida por um hipsómetro Haglöf ECII-D. Em casos de perfilhamento, foram estimadas as h e hic de todos os fustes, e os maiores valores de h e hic foram utilizados na descrição da árvore. Para definição do diâmetro de copa (dc) da árvore, realizou-se medições nas 8 posições cardeais, e seu valor foi obtido pela expressão abaixo (PRETZSCH et al., 2015):

:

$$dc = 2 \times \sqrt{(rc_N^2 + rc_{NE}^2 + rc_L^2 + rc_{SE}^2 + rc_S^2 + rc_{SO}^2 + rc_O^2 + rc_{NO}^2)/8}$$

Em que: dc = diâmetro de copa, em m; rc = raio de copa nas respectivas posições cardeais (N = norte; NE = nordeste; L = Leste; SE = sudeste; S = sul; SO; sudoeste; O = Oeste; NO = Noroeste), em m.

Para cada árvore, foram definidas as seguintes variáveis dendrométricas (DURLO; DENARDI, 1998; KLEIN et al., 2017):

1. Proporção de copa:

$$PC = \frac{cc}{h} \times 100$$

2. Grau de esbeltez:

$$GE = \frac{h}{deq}$$

3. Índice de abrangência:

$$IA = \frac{dc}{h}$$

4. Índice de saliência:

$$IS = \frac{dc}{deq}$$

5. Formal de copa:

$$FC = \frac{dc}{cc}$$

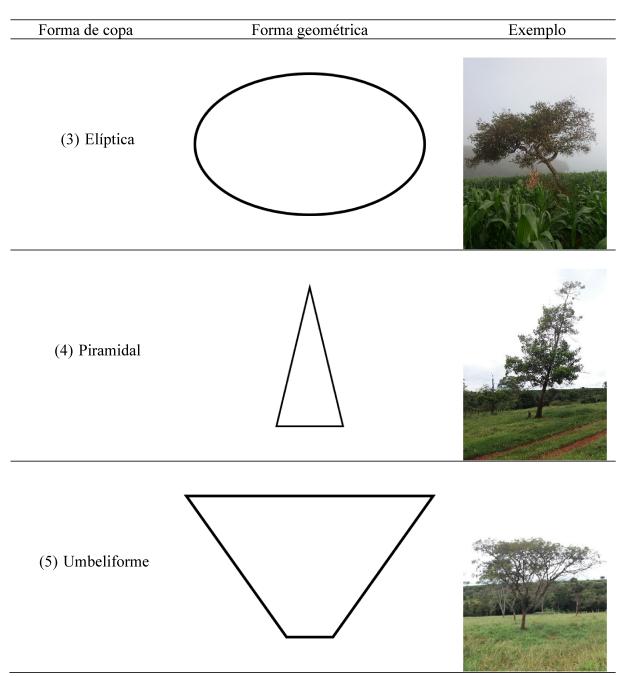
Em que: PC = Proporção de copa; cc = comprimento de copa; h = altura; GE = Grau de esbeltez; deq = diâmetro à 1,3m equivalente; IA = Índice de abrangência; dc = diâmetro de copa; IS = Índice de saliência e FC = formal de copa.

Foram coletadas as seguintes variáveis qualitativas (COSTA, 2011):

- Disposição dos galhos (DG): (1) galhos presentes em todos os quadrantes; (2) apenas em três quadrantes e (3) um ou dois quadrantes.
- Forma da copa (FDC): classificadas através das 5 formas geométricas abaixo:

Tabela 1. Formas geométricas de copa utilizada para classificação qualitativa das árvores amostradas.

Forma de copa	Forma geométrica	Exemplo
(1) Circular		
(2) Colunar		



Fonte das imagens: Autor.

- Pedregosidade do local (PL) (em que a árvore está inserida): (1) com afloramento rochoso; (2) com leve presença de rochas; (3) com ausência de rochas.
- Posição do terreno (PT): (1) plano; (2) inclinação leve; (3) elevada inclinação.
- Vitalidade (VT): observou-se a coloração das folhas, a presença de patógenos ou não, assim como as deformações no fuste, classificando em: (1) vitalidade alta; (2) vitalidade média e (3) vitalidade baixa.

3.3 MODELAGEM MORFOMÉTRICA UTILIZANDO RNAS

Os dados dendrométricos e morfométricos foram subdivididos em 2 grupos, sendo 70% destinado ao treinamento das RNAs e os demais 30% para a validação. Para que os dados separados na etapa de treino sejam representativos, estes foram escolhidos manualmente ao longo da distribuição de frequências de classes de diâmetro, de forma que os dados de treinos tenham árvores presentes em todas as classes diamétricas.

A normalização dos dados foi realizada através da expressão:

$$\Delta = \frac{(I_{\min} - I_{\max})}{(X_{\max} - X_{\min})}$$

$$X_{normalizado} = I_{min} - \Delta \times X_{max} + \Delta \times X$$

Em que= Δ = delta; I_{min} = Intervalo mínimo da normalização; $I_{máx}$ = Intervalo máximo da normalização; $X_{máx}$ = Valor máximo a ser normalizado; X_{min} = Valor mínimo a ser normalizado e $X_{normalizado}$ = Valor normalizado.

Foi usado o algoritmo de aprendizado *resilient propagation* - (RP-), o critério utilizado de parada de aprendizado foi definido através do limiar de 0,01. A arquitetura de RNA utilizada foi do tipo *Multilayer Perceptron* (MLP), aplicando-se a seguinte configuração: k-n-1 (Figura 2), com 3 e 4 neurônios na camada oculta, o número de neurônios na camada oculta foi determinado pelo método de Fletcher-Gloss (SILVA; SPATTI; FLAUZINO, 2010):

$$2.k^{0,5} + N_2 \le N_1 \le 2.k + 1$$

Em que= k= número de variáveis de entradas na rede; N_1 = o número de neurônios na camada oculta e N_2 = o número de neurônios na camada de saída.

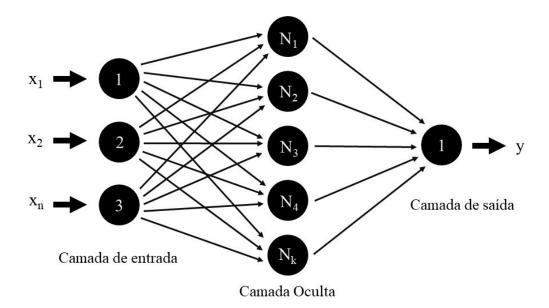


Figura 2. Arquitetura da rede de múltiplas camadas treinadas para descrever as relações dendrométricas e morfométricas de espécies arbóreas do Cerrado. Fonte: Autor. Em que: x_1 = variável de entrada 1; x_2 = variável de entrada 2; x_n = n-ésima variável de entrada; N_1 = neurônio 1; N_2 = neurônio 2; N_3 = neurônio 3; N_4 = neurônio 4; N_k = k-ésimo neurônio e y = variável de saída (altura, diâmetro de copa, proporção de copa, grau de esbeltez, formal de copa, índice de abrangência e índice de saliência).

Foram treinadas 1400 RNAs, sendo 100 para cada umas das 2 configurações na camada de entrada para as 7 variáveis de saída: altura, diâmetro de copa, proporção de copa, grau de esbeltez, formal de copa, índice de abrangência e índice de saliência. Inicialmente foi utilizada apenas 1 variável de entrada, o diâmetro equivalente e, posteriormente, 2 variáveis de entrada, diâmetro equivalente e a forma da copa. Esta variável categórica foi escolhida uma vez que demonstrou maior número correlações significativas no presente trabalho.

A função de ativação utilizada na camada oculta foi a tangente hiperbólica:

$$f(x) = \frac{e^x - e^{-x}}{e^x + e^{-x}}$$

Na camada de saída utilizou a função linear:

$$f(x) = x$$

A predição da RNA foi definida pelo teorema da aproximação universal, conforme a seguinte expressão (HAYKIN, 2001):

$$y = g \left(\theta + \sum_{j=1}^{m} v_j \left[\sum_{i=1}^{m} f(w_{ij} X_i + B_j) \right] \right)$$

Em que: y = variável de saída; g = função de ativação na camada de saída; $\theta = valor$ de bias de saída; $v_j = peso$ da conexão do i-ésimo neurônio da camada oculta e saída; $w_{ij} = peso$ da conexão do ij-ésimo neurônio da camada de entrada e oculta; $X_i = valor$ da i-ésima variável de entrada e $B_j = valor$ de bias do j-ésimo neurônio da camada oculta.

3.4 CRITÉRIO DE AVALIAÇÃO DA PERFORMANCE DAS RNAS NO TREINAMENTO E VALIDAÇÃO

Para a avaliação da performance das RNAs foram utilizados os seguintes critérios (MOSER; OLIVEIRA, 2017) expressos na Tabela 2.

Tabela 2. Critérios estatísticos utilizados para avaliação das RNAs.

Critérios	Fórmulas
Coeficiente correlação linear (R $\hat{m{y}}$ y)	$R\hat{y}y = \frac{cov(\hat{y}, y)}{\sqrt{s^2(\hat{y})s^2(y)}}$
Raiz do erro quadrático médio (RMSE)	$RMSE = \sqrt{\frac{\sum_{i=1}^{n} (y_i - \hat{y}_i)^2}{n}}$
Erro médio absoluto (MAE)	$MAE = \sum_{i=1}^{n} \frac{ y_i - \hat{y}_i }{n}$
Critério de Informação de Akaike (AIC)	$AIC = n \cdot \ln \left(\sum_{i=1}^{n} (Y_i - \widehat{Y})^2 \right) - n \cdot \ln(n) + 2p$

Em que: cov = covariância; s^2 = desvio padrão; y_i = valores observados; \hat{y}_i = valores preditos; \overline{y} = média dos valores observados; n = número de observações da amostra; p = número de conexões sinápticas da RNA.

Para avaliação do treino das RNAs utilizou-se R \hat{y} y, RMSE, MAE, AIC e análise gráfica de resíduos (resíduos = valores observados – valores estimados). Na validação foi utilizado os critérios estatísticos R \hat{y} y, RMSE, MAE, teste t pareado (α = 5%) e análise gráfica de resíduos.

3.5 ANÁLISES ESTATÍSTICAS

A análise de correlação de Spearman foi usada para indicar o grau de associação entre as variáveis analisadas, onde os dados são divididos em postos (HOLLANDER; WOLFE; CHICKEN, 2013):

$$d_i = rgX_i - rgY_i$$

$$r_{s} = \frac{6\sum_{i=1}^{n} D_{i}^{2}}{n(n^{2} - 1)}$$

Em que: rgX_i = postos da observação 1; rgX_i = postos da observação 2; r_s = correlação de Spearman; d_i = é a diferença entre os dois postos de cada observação e n = número de observações.

As RNAs foram treinadas no programa R (R CORE TEAM, 2020), por meio do package Neural Net (FRITSCH; GUENTHER; WRIGHT, 2019). Para cálculo dos critérios estatísticos das RNAs e teste t pareado desenvolveram-se funções em linguagem R. Os gráficos foram confeccionados utilizando o Microsoft Excel 2019 (MICROSOFT CORPORATION, 2019).

4 RESULTADOS E DISCUSSÃO

4.1 DESCRIÇÃO DAS ÁRVORES

Ao todo, foram amostradas 61 espécies (Tabela 3), dentre as quais 57 foram identificadas a nível de espécie, 1 a nível de gênero e 3 não foram identificadas. Conhecida popularmente como pau-terra, a espécie *Qualea grandiflora* obteve a maior frequência com 25 árvores, seguida por *Bowdichia virgilioides* (sucupira-preta) e *Caryocar brasiliense* (pequi) com 17 e 13 árvores, respectivamente. As três espécies de maior frequência correspondem a 27,5% das árvores amostradas e 26 espécies apresentaram apenas um exemplar.

A família Fabaceae apresentou 11 espécies, compreendendo o maior número de árvores, seguida das famílias Bignoneaceae e Malvaceae com 5 espécies cada uma. Em relação ao número de fustes, 13 espécies mostraram ao menos dois fustes.

Tabela 3. Frequência, família botânica e nome popular das espécies amostradas.

Anacardiaceae	Sequência	Família	Nome científico	Nome popular	Frequência	Média de fustes
3 Tapirira guianensis Aubl. Pau-pombo 3 1,33 4 Annonaceae Annona montana Macfad. Araticum 4 1,00 5 Aspidosperma sp. - 1 1,00 6 Apocynaceae Aspidosperma macrocarpon Mart. Guatambu-do-Cerrado 1 1,00 7 Aspidosperma parvifolium A.DC. Guatambu 4 1,25 8 Hancornia speciosa Gomes Mangaba 2 1,00 9 Araliaceae Schefflera macrocarpa (Cham. & Schltdl.) Frodin Mandiocão 1 1,00 10 Asteraceae Pipiocarpha rotundifolia (Less.) Baker Candeia 1 1,00 11 Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart. Ipê-verde 1 1,00 12 Handroanthus albus (Cham.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00 13 Bignoniaceae Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griscb.) Mattos Ipê-tabaco 2 1,00 14 Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-tabaco 4 1,00	1		Astronium graveolens Jacq.	Guaritá	1	1,00
4 Annonaceac Annona montana Macfad. Araticum 4 1,00 5 Aspidosperma sp. - 1 1,00 6 Apocynaceae Aspidosperma macrocarpon Mart. Guatambu do-Cerrado 1 1,00 7 Aspidosperma parvifolium A.DC. Guatambu de Locardo 1 1,00 8 Hancornia speciosa Gomes Mangaba de Locardo 2 1,00 9 Araliaceae Schefflera macrocarpa (Cham. & Schltdl.) Frodin Mandiocão do Locardo 1 1,00 10 Asteraceae Piptocarpha rotundifolia (Less.) Baker Candeia 1 1,00 11 Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart. Ipê-verde 1 1,00 12 Handroanthus albus (Cham.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00 13 Bignoniaceae Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griseb.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00 14 Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-tabaco 4 1,00 15 Cordia trichotoma (Vell.) Arrâb. ex Steud. Louro-pardo	2	Anacardiaceae	Lithraea molleoides (Vell.) Engl.	Aroeirinha	1	1,00
5 Aspidosperma sp. - 1 1,00 6 Apocynaceae Aspidosperma macrocarpon Mart. Guatambu-do-Cerrado 1 1,00 7 Apocynaceae Aspidosperma parvifolium A.DC. Guatambu 4 1,25 8 Hancornia speciosa Gomes Mangaba 2 1,00 9 Araliaceae Schefflera macrocarpa (Cham. & Schltdl.) Frodin Mandiocão 1 1,00 10 Asteraceae Piptocarpha rotundifolia (Less.) Baker Candeia 1 1,00 11 Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart. Ipê-verde 1 1,00 12 Handroanthus albus (Cham.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00 13 Bignoniaceae Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griscb.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00 14 Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-tabaco 4 1,00 15 Cordia trichotoma (Vell.) Arráb. ex Steud. Louro-pardo 3 1,00 16 Caryocaraceae Caryocar brasiliense Cambess. Pequi	3		Tapirira guianensis Aubl.	Pau-pombo	3	1,33
6 Apocynaceae Aspidosperma macrocarpon Mart. Guatambu-do-Cerrado 1 1,00 7 Aspidosperma parvifolium A.DC. Guatambu 4 1,25 8 Hancornia speciosa Gomes Mangaba 2 1,00 9 Araliaceae Schefflera macrocarpa (Cham. & Schltdl.) Frodin Mandiocão 1 1,00 10 Asteraceae Piptocarpha rotundifolia (Less.) Baker Candeia 1 1,00 11 Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart. Ipê-verde 1 1,00 12 Handroanthus albus (Cham.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00 13 Bignoniaceae Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griseb.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00 14 Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-tabaco 4 1,00 15 Cordia trichotoma (Vell.) Arráb. ex Steud. Louro-pardo 3 1,00 16 Caryocaraceae Caryocar brasiliense Cambess. Pequi 13 2,08 17 Chrysobalanaceae Licania apetala (E.Mey.) Fritsch <td>4</td> <td>Annonaceae</td> <td>Annona montana Macfad.</td> <td>Araticum</td> <td>4</td> <td>1,00</td>	4	Annonaceae	Annona montana Macfad.	Araticum	4	1,00
7 Aspidosperma parvifolium A.DC. Guatambu 4 1,25 8 Hancornia speciosa Gomes Mangaba 2 1,00 9 Araliaceae Schefflera macrocarpa (Cham. & Schltdl.) Frodin Mandiocão 1 1,00 10 Asteraceae Pipiocarpha rotundifolia (Less.) Baker Candeia 1 1,00 11 Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart. Ipê-verde 1 1,00 12 Handroanthus albus (Cham.) Mattos Ipê-verde 1 1,00 13 Bignoniaceae Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griseb.) Mattos Ipê-verde 1 1,00 14 Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-abaco 2 1,00 14 Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-abaco 4 1,00 15 Cordia trichotoma (Vell.) Arrâb. ex Steud. Louro-pardo 3 1,00 16 Caryocaraceae Caryocar brasiliense Cambess. Pequi 13 2,08 17 Chrysobalanaceae Licania apetala (E.Mey.) Fritsch Ajuru	5		Aspidosperma sp.	-	1	1,00
Aspidosperma parvijolium A.DC. Guatambu 4 1,25	6	Anagynagaa	Aspidosperma macrocarpon Mart.	Guatambu-do-Cerrado	1	1,00
9AraliaceaeSchefflera macrocarpa (Cham. & Schltdl.) FrodinMandiocão11,0010AsteraceaePiptocarpha rotundifolia (Less.) BakerCandeia11,0011Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart.Ipê-verde11,0012Handroanthus albus (Cham.) MattosIpê-amarelo61,0013BignoniaceaeHandroanthus avellanedae (Lorentz ex Griseb.) MattosIpê-roxo21,0014Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl.Ipê-tabaco41,0015Cordia trichotoma (Vell.) Arrâb. ex Steud.Louro-pardo31,0016CaryocaraceaeCaryocar brasiliense Cambess.Pequi132,0817ChrysobalanaceaeLicania apetala (E.Mey.) FritschAjuru11,0018CombretaceaeTerminalia argentea Mart. & Zucc.Capitão-do-campo31,0019Terminalia glabrescens Mart.Garrote21,5020EbenaceaeDiospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln.Caqui-do-mato11,0021Anadenanthera macrocarpa (Benth.) BrenanAngico61,0022Bowdichia virgilioides KunthSucupira-preta171,0023FabaceaeDimorphandra mollis Benth.Faveira21,0024Pimorphandra mollis Benth.Faveira21,0025Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr.Tamboril21,00	7	Apocynaceae	Aspidosperma parvifolium A.DC.	Guatambu	4	1,25
10 Asteraceae Piptocarpha rotundifolia (Less.) Baker Candeia 1 1,00 11 Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart. Ipê-verde 1 1,00 12 Handroanthus albus (Cham.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00 13 Bignoniaceae Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griseb.) Mattos Ipê-roxo 2 1,00 14 Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-tabaco 4 1,00 15 Cordia trichotoma (Vell.) Arráb. ex Steud. Louro-pardo 3 1,00 16 Caryocaraceae Caryocar brasiliense Cambess. Pequi 13 2,08 17 Chrysobalanaceae Licania apetala (E.Mey.) Fritsch Ajuru 1 1,00 18 Combretaceae Terminalia argentea Mart. & Zucc. Capitão-do-campo 3 1,00 19 Ebenaceae Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln. Caqui-do-mato 1 1,00 21 Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Angico 6 1,00 22 Bowdichia virgilioides Kunth Sucupira-preta 17 1,00 23 Fabaceae Dimorphandra mollis Benth. Faveira 2 1,00 24 Pabaceae Dimorphandra mollis Benth. Faveira 2 1,00 25 Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr. Tamboril 2 1,00	8		Hancornia speciosa Gomes	Mangaba	2	1,00
11 Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart. Ipê-verde 1 1,00 12 Handroanthus albus (Cham.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00 13 Bignoniaceae Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griseb.) Mattos Ipê-amarelo 2 1,00 14 Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-tabaco 4 1,00 15 Cordia trichotoma (Vell.) Arráb. ex Steud. Louro-pardo 3 1,00 16 Caryocaraceae Caryocar brasiliense Cambess. Pequi 13 2,08 17 Chrysobalanaceae Licania apetala (E.Mey.) Fritsch Ajuru 1 1,00 18 Combretaceae Terminalia argentea Mart. & Zucc. Capitão-do-campo 3 1,00 19 Terminalia glabrescens Mart. Garrote 2 1,50 20 Ebenaceae Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln. Caqui-do-mato 1 1,00 21 Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Angico 6 1,00 22 Bowdichia virgilioides Kunth Sucupira-preta </td <td>9</td> <td>Araliaceae</td> <td>Schefflera macrocarpa (Cham. & Schltdl.) Frodin</td> <td>Mandiocão</td> <td>1</td> <td>1,00</td>	9	Araliaceae	Schefflera macrocarpa (Cham. & Schltdl.) Frodin	Mandiocão	1	1,00
Handroanthus albus (Cham.) Mattos Ipê-amarelo 6 1,00	10	Asteraceae	Piptocarpha rotundifolia (Less.) Baker	Candeia	1	1,00
Bignoniaceae Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griseb.) Mattos Ipê-roxo 2 1,00 Id Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-tabaco 4 1,00 Cordia trichotoma (Vell.) Arráb. ex Steud. Louro-pardo 3 1,00 Caryocaraceae Caryocar brasiliense Cambess. Pequi 13 2,08 Chrysobalanaceae Licania apetala (E.Mey.) Fritsch Ajuru 1 1,00 Combretaceae Terminalia argentea Mart. & Zucc. Capitão-do-campo 3 1,00 Terminalia glabrescens Mart. Garrote 2 1,50 Ebenaceae Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln. Caqui-do-mato 1 1,00 Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Angico 6 1,00 Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Angico 6 1,00 Bowdichia virgilioides Kunth Sucupira-preta 17 1,00 Copaifera langsdorffii Desf. Copaíba 3 1,00 Dimorphandra mollis Benth. Faveira 2 1,00 Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr. Tamboril 2 1,00	11		Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart.	Ipê-verde	1	1,00
14 Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl. Ipê-tabaco 4 1,00 15 Cordia trichotoma (Vell.) Arráb. ex Steud. Louro-pardo 3 1,00 16 Caryocaraceae Caryocar brasiliense Cambess. Pequi 13 2,08 17 Chrysobalanaceae Licania apetala (E.Mey.) Fritsch Ajuru 1 1,00 18 Terminalia argentea Mart. & Zucc. Capitão-do-campo 3 1,00 19 Terminalia glabrescens Mart. Garrote 2 1,50 20 Ebenaceae Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln. Caqui-do-mato 1 1,00 21 Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Angico 6 1,00 22 Bowdichia virgilioides Kunth Sucupira-preta 17 1,00 23 Fabaceae Copaifera langsdorffii Desf. Copaíba 3 1,00 24 Dimorphandra mollis Benth. Faveira 2 1,00 25 Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr. Tamboril 2 1,00	12		Handroanthus albus (Cham.) Mattos	Ipê-amarelo	6	1,00
Cordia trichotoma (Vell.) Arráb. ex Steud. Louro-pardo Caryocaraceae Caryocar brasiliense Cambess. Pequi Chrysobalanaceae Licania apetala (E.Mey.) Fritsch Ajuru 1,00 Terminalia argentea Mart. & Zucc. Capitão-do-campo Terminalia glabrescens Mart. Garrote Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln. Caqui-do-mato Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Angico Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Angico Bowdichia virgilioides Kunth Copaifera langsdorffii Desf. Dimorphandra mollis Benth. Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr. Cauui-do-mato Terminalia glabrescens Angico Caqui-do-mato Terminalia plabrescens Angico Copaíba Terminalia glabrescens Tamboril Angico Tamboril Copaíba Terminalia glabrescens Tamboril Angico Tamboril Copaíba Tamboril	13	Bignoniaceae	Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griseb.) Mattos	Ipê-roxo	2	1,00
16CaryocaraceaeCaryocar brasiliense Cambess.Pequi132,0817ChrysobalanaceaeLicania apetala (E.Mey.) FritschAjuru11,0018 19CombretaceaeTerminalia argentea Mart. & Zucc.Capitão-do-campo31,0019Terminalia glabrescens Mart.Garrote21,5020EbenaceaeDiospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln.Caqui-do-mato11,0021Anadenanthera macrocarpa (Benth.) BrenanAngico61,0022Bowdichia virgilioides KunthSucupira-preta171,0023FabaceaeCopaifera langsdorffii Desf.Copaíba31,0024Dimorphandra mollis Benth.Faveira21,0025Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr.Tamboril21,00	14		Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl.	Ipê-tabaco	4	1,00
Chrysobalanaceae Licania apetala (E.Mey.) Fritsch Combretaceae Coqui-do-mato Coqui-do-mato Angico Angico Combretaceae Copaidea Combretaceae Copaidea Copai	15		Cordia trichotoma (Vell.) Arráb. ex Steud.	Louro-pardo	3	1,00
Terminalia argentea Mart. & Zucc. Capitão-do-campo 3 1,00 Terminalia glabrescens Mart. Garrote 2 1,50 Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln. Caqui-do-mato 1 1,00 Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Angico 6 1,00 Bowdichia virgilioides Kunth Sucupira-preta 17 1,00 Copaifera langsdorffii Desf. Copaifera Senth. Dimorphandra mollis Benth. Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr. Tamboril 2 1,00	16	Caryocaraceae	Caryocar brasiliense Cambess.	Pequi	13	2,08
Terminalia glabrescens Mart. Garrote Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln. Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Bowdichia virgilioides Kunth Copaifera langsdorffii Desf. Dimorphandra mollis Benth. Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr. Garrote Caqui-do-mato 1 1,00 Angico 6 1,00 Copaifa 3 1,00 Copaifa 3 1,00 Tamboril 2 1,00	17	Chrysobalanaceae	Licania apetala (E.Mey.) Fritsch	Ajuru	1	1,00
Terminalia glabrescens Mart. Carrote Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln. Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan Bowdichia virgilioides Kunth Copaifera langsdorffii Desf. Dimorphandra mollis Benth. Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr. Caqui-do-mato 1 1,00 Caqui-do-mato 1 1,00 Caqui-do-mato Copaijeco 6 1,00 Copaiba 3 1,00 Dimorphandra mollis Benth. Faveira 2 1,00 Tamboril 2 1,00	18	Combratagaga	Terminalia argentea Mart. & Zucc.	Capitão-do-campo	3	1,00
21Anadenanthera macrocarpa (Benth.) BrenanAngico61,0022Bowdichia virgilioides KunthSucupira-preta171,0023Copaifera langsdorffii Desf.Copaíba31,0024Dimorphandra mollis Benth.Faveira21,0025Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr.Tamboril21,00	19	Comoretaceae	Terminalia glabrescens Mart.	Garrote	2	1,50
22Bowdichia virgilioides KunthSucupira-preta171,0023Copaifera langsdorffii Desf.Copaíba31,0024Dimorphandra mollis Benth.Faveira21,0025Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr.Tamboril21,00	20	Ebenaceae	Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln.	Caqui-do-mato	1	1,00
23 24FabaceaeCopaifera langsdorffii Desf.Copaíba31,0024Dimorphandra mollis Benth.Faveira21,0025Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr.Tamboril21,00	21		Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan	Angico	6	1,00
24 Dimorphandra mollis Benth. Faveira 2 1,00 25 Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr. Tamboril 2 1,00	22		Bowdichia virgilioides Kunth	Sucupira-preta	17	1,00
24 Dimorphandra mollis Benth. Faveira 2 1,00 25 Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr. Tamboril 2 1,00	23	Fahaaaa	Copaifera langsdorffii Desf.	Copaíba	3	1,00
	24	ravaceae	Dimorphandra mollis Benth.	Faveira	2	1,00
26 Hymenaea stigonocarpa Mart. ex Hayne Jatobá 3 1,00	25		Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr.	Tamboril	2	1,00
	26		Hymenaea stigonocarpa Mart. ex Hayne	Jatobá	3	1,00

Sequência	Família	Nome científico	Nome popular	Frequência	Média de fustes
27		Leptolobium dasycarpum Vogel	Chapadinha	3	1,00
28		Leptolobium elegans Vogel	Perobinha	2	1,00
29		Plathymenia reticulata Benth.	Vinhático	11	1,00
30		Senna multijuga (Rich.) H.S.Irwin & Barneby	Pau-cigarra	1	1,00
31		Stryphnodendron adstringens (Mart.) Coville	Barba-timão	1	1,00
32	Lamiaceae	Aegiphila integrifolia Cham.	Tamanqueira	2	1,00
33	Lauraceae	Ocotea spixiana (Nees) Mez	Canela-cheirosa	2	1,00
34	Lecythidaceae	Cariniana estrellensis (Raddi) Kuntze	Bingueiro	1	1,00
35	Loganiaceae	Strychnos pseudoquina A.StHil.	Quina	1	1,00
36	Lythraceae	Lafoensia pacari A.StHil.	Dedaleiro	5	1,00
37	Malpighiaceae	Byrsonima coccolobifolia Kunth	Murici-do-Cerrado	1	2,00
38		Ceiba speciosa (A.StHil.) Ravenna	Paineira	1	1,00
39		Eriotheca gracilipes (K.Schum.) A.Robyns	Paineira-da-mata	5	1,00
40	Malvaceae	Eriotheca pubescens (Mart. & Zucc.) Schott & Endl.	Embiruçu	1	1,00
41		Luehea divaricata Mart. & Zucc.	Açoita-cavalo	1	1,00
42		Pseudobombax tomentosum (Mart.) A.Robyns	Umburuçu	1	1,00
43	Meliaceae	Cedrela fissilis Vell.	Cedro	3	1,00
44	Moraceae	Maclura tinctoria (L.) D.Don ex Steud.	Moreira	4	1,50
45	Marutagaga	Eugenia dysenterica (Mart.) DC.	Cagaita	1	1,00
46	Myrtaceae	Myrcia tomentosa (Aubl.) DC.	Goiabeira-do-mato	1	1,00
47	-	Nid 1	-	2	1,50
48	-	Nid 2	-	1	3,00
49	-	Nid 3	-	2	1,50
50	Primulaceae	Myrsine gardneriana A.DC.	Pororoca	11	1,09
51	Rhamnaceae	Rhamnidium elaeocarpum Reissek	Cafezinho	5	1,00
52	Rutaceae	Zanthoxylum rhoifolium Lam.	Maminha-de-porca	3	1,00
53	Rutaceae	Zanthoxylum riedelianum Engl.	Tembetari	1	1,00

Sequência	Família	Nome científico	Nome popular	Frequência	Média de fustes
54	Sapindaceae	Matayba guianensis Aubl.	Camboatá	2	1,00
55	Canataaaa	Chrysophyllum marginatum (Hook. & Arn.) Radlk.	Leiteiro	4	1,00
56	Sapotaceae	Pouteria ramiflora (Mart.) Radlk.	Guapeva	1	1,00
57	Solanaceae	Solanum lycocarpum A.StHil.	Lobeira	1	1,00
58	Urticaceae	Cecropia pachystachya Trécul	Embaúba	1	1,00
59		Qualea grandiflora Mart.	Pau-terra	25	1,16
60	Vochysiaceae	Qualea multiflora Mart.	Pau-terra-liso	1	1,00
61		Qualea parviflora Mart.	Pau-terrinha	4	1,00
Total	32	61		200	1,11 [0,33]

^[] Desvio padrão dos fustes amostrados.

As espécies foram classificadas com as seguintes formas de copa (Tabela 4):

Tabela 4. Classificação das formas de copa das espécies amostradas.

Tabela 4. Classificação das formas de copa das espécies arEspécie	FDC	Frequência
Aegiphila integrifolia Cham.	Circular	2
	Circular	5
Anadenanthera macrocarpa (Benth.) Brenan	Umbeliforme	1
. N. C.1	Circular	3
Annona montana Macfad.	Colunar	1
Aspidosperma macrocarpon Mart.	Circular	1
Aspidosperma parvifolium A.DC.	Circular	4
Aspidosperma sp.	Circular	1
Astronium graveolens Jacq.	Umbeliforme	1
	Circular	2
Bowdichia virgilioides Kunth	Colunar	3
	Umbeliforme	12
Byrsonima coccolobifolia Kunth	Circular	1
Cariniana estrellensis (Raddi) Kuntze	Circular	1
	Circular	1
Common and house ilians a Complete	Colunar	1
Caryocar brasiliense Cambess.	Piramidal	1
	Umbeliforme	10
Cecropia pachystachya Trécul	Umbeliforme	1
Coducto Conitio Vall	Circular	2
Cedrela fissilis Vell.	Colunar	1
Ceiba speciosa (A.StHil.) Ravenna	Circular	1
	Circular	1
Changanhullum manainatum (Hook & Am) Dadlle	Eliptica	1
Chrysophyllum marginatum (Hook. & Arn.) Radlk.	Piramidal	1
	Umbeliforme	1
	Circular	1
Copaifera langsdorffii Desf.	Eliptica	1
	Umbeliforme	1
Cordia trichotoma (Vell.) Arráb. ex Steud.	Circular	2
Corata tricnotoma (Veil.) Alfao. ex Steud.	Piramidal	1
Cybistax antisyphilitica (Mart.) Mart.	Piramidal	1
Didymopanax macrocarpus (Cham. & Schltdl.) Frodin	Umbeliforme	1
Dimorphandra mollis Benth.	Circular	2
Diospyros lasiocalyx (Mart.) B.Walln.	Circular	1
Enterolobium gummiferum (Mart.) J.F.Macbr.	Umbeliforme	2
	Circular	1
Eriotheca gracilipes (K.Schum.) A.Robyns	Colunar	1
	Umbeliforme	3
Eriotheca pubescens (Mart. & Zucc.) Schott & Endl.	Circular	1
Eugenia dysenterica (Mart.) DC.	Eliptica	1
Hancornia speciosa Gomes	Eliptica	2
•	Circular	4
Handroanthus albus (Cham.) Mattos	Colunar	1

Espécie	FDC	Frequência
•	Piramidal	1
H 1 4 11 1 (I + C' 1) M ((Circular	1
Handroanthus avellanedae (Lorentz ex Griseb.) Mattos	Umbeliforme	1
Hymenaea stigonocarpa Mart. ex Hayne	Circular	3
	Circular	1
Lafoensia pacari A.StHil.	Colunar	1
	Umbeliforme	3
Y 11. 1 Y 1	Eliptica	1
Leptolobium dasycarpum Vogel	Umbeliforme	2
Leptolobium elegans Vogel	Umbeliforme	2
Licania apetala (E.Mey.) Fritsch	Circular	1
Lithraea molleoides (Vell.) Engl.	Eliptica	1
Luehea divaricata Mart. & Zucc.	Colunar	1
	Circular	3
Maclura tinctoria (L.) D.Don ex Steud.	Eliptica	1
	Circular	<u>-</u> 1
Matayba guianensis Aubl.	Colunar	1
Myrcia tomentosa (Aubl.) DC.	Eliptica	1
112) Com Comonico (11401) Dec	Circular	5
	Colunar	4
Myrsine gardneriana A.DC.	Eliptica	1
	Piramidal	1
	Circular	1
Nid 1	Eliptica	1
Nid 2	Colunar	1
	Circular	1
Nid 3	Colunar	1
	Circular	<u>-</u> 1
Ocotea spixiana (Nees) Mez	Umbeliforme	1
Piptocarpha rotundifolia (Less.) Baker	Umbeliforme	<u> </u>
1 optocut pita i ottimatijoma (2000) Baker	Circular	2
Plathymenia reticulata Benth.	Colunar	1
1 with months i eventure Bolisti.	Umbeliforme	8
Pouteria ramiflora (Mart.) Radlk.	Circular	1
Pseudobombax tomentosum (Mart.) A.Robyns	Eliptica	1
1 3000000000000000000000000000000000000	Circular	15
	Colunar	2
Qualea grandiflora Mart.	Eliptica	1
guarea granungiora mari	Piramidal	2
	Umbeliforme	5
Qualea multiflora Mart.	Umbeliforme	1
Zumen morregron or right	Circular	2
Qualea parviflora Mart.	Colunar	1
Zuarea par rijiora man	Umbeliforme	1
	Circular	4
Rhamnidium elaeocarpum Reissek	Eliptica	1
Senna multijuga (Rich.) H.S.Irwin & Barneby	Eliptica	1
Some manifuga (Mon.) 11.5.11 will & Danieby	Приса	1

Espécie	FDC	Frequência
Solanum lycocarpum A.StHil.	Eliptica	1
Strychnos pseudoquina A.StHil.	Circular	1
Stryphnodendron adstringens (Mart.) Coville	Circular	1
Tapirira guianensis Aubl.	Circular	3
Terminalia argentea Mart.& Zucc.	Circular	3
Terminalia glabrescens Mart.	Umbeliforme	2
Zavath amplum whaifalium I am	Circular	2
Zanthoxylum rhoifolium Lam.	Colunar	1
Zanthoxylum riedelianum Engl.	Circular	1
Zankowia tukowanloga (Vall.) Dumoon on Vonl	Circular	2
Zeyheria tuberculosa (Vell.) Bureau ex Verl.	Colunar	2

Em que: FDC = forma de copa.

As estatísticas descritivas apresentam uma variabilidade expressiva, o que indica que houve uma boa representação das características da vegetação nativa (Tabela 5).

Tabela 5. Características das variáveis dendrométricas usadas no treinamento e validação das RNAs.

Variáveis	Grupo	Un	Mín	Q1	Méd	Mdn	Q3	Máx	DP	CV%
$d_{0,3}$		cm	6,50	22,23	39,81	30,40	45,90	226,00	33,26	83,54
$d_{eq.0,7}$		cm	5,90	20,40	36,14	28,80	42,08	226,00	30,02	83,05
d _{eq.}		cm	5,10	19,10	33,97	27,55	39,35	226,00	28,34	83,43
$d_{eq.1,6}$		cm	4,80	18,80	33,42	26,65	38,90	219,30	27,70	82,91
$d_{\text{maior}0,7}$		cm	5,90	20,40	35,68	28,05	41,55	226,00	29,77	83,44
$d_{maior} \\$		cm	5,10	19,03	33,12	26,90	37,25	226,00	28,15	84,99
$d_{\text{maior1,6}}$	Ajuste	cm	4,80	18,10	32,12	25,80	36,03	219,30	27,50	85,61
h	[140]	m	2,30	6,20	10,03	8,70	12,70	27,50	5,35	53,29
h_{ic}		m	1,00	2,40	3,42	3,00	3,80	10,40	1,56	45,45
dc		m	1,30	4,30	7,39	6,55	9,23	29,80	4,60	62,21
IS			0,12	0,19	0,24	0,22	0,28	0,75	0,08	32,69
IA			0,28	0,56	0,75	0,70	0,92	1,45	0,25	33,92
PC			0,29	0,57	0,63	0,64	0,70	0,89	0,11	18,17
GE			0,12	0,26	0,35	0,33	0,42	0,84	0,13	36,85
FC			0,40	0,95	1,23	1,15	1,44	4,14	0,49	39,57
$d_{0,3}$		cm	5,90	18,63	31,65	29,50	41,73	91,40	17,83	56,32
$d_{eq.0,7}$		cm	5,60	17,73	28,24	25,80	38,53	75,10	16,14	57,14
d_{eq} .	Validação [60]	cm	5,30	17,25	27,59	25,75	35,23	71,90	15,48	56,11
$d_{eq.1,6}$		cm	4,60	17,88	28,35	25,55	37,38	70,00	16,23	57,27
$d_{maior0,7} \\$		cm	5,60	17,13	27,71	25,30	34,68	75,10	15,55	56,13
d_{maior}		cm	5,30	16,80	26,34	23,95	32,98	71,90	14,90	56,56

$d_{\text{maior1,6}}$	cm	4,60	16,03	26,93	24,45	35,85	70,00	15,79	58,65
h	m	3,20	5,50	8,43	7,30	10,85	20,20	4,02	47,69
h_{ic}	m	0,20	2,30	3,08	2,70	3,35	8,50	1,46	47,30
dc	m	1,40	3,88	6,30	5,60	8,60	14,80	3,20	50,78
IS		0,10	0,19	0,25	0,22	0,29	0,59	0,08	34,01
IA		0,29	0,55	0,77	0,74	0,95	1,53	0,29	37,24
PC		0,33	0,54	0,61	0,61	0,69	0,95	0,12	19,77
GE		0,13	0,23	0,37	0,33	0,44	1,26	0,19	52,14
FC		0,42	0,87	1,31	1,25	1,50	3,52	0,60	45,73

Em que: Un = unidade; Mín = mínimo; Q1 = quartil 1; Méd = média; Mdn = mediana; Q3 = quartil 3; Máx = máximo; DP = desvio padrão; CV% = coeficiente de variação em porcentagem; $d_{0,3}$ = diâmetro à 0,3 m; $d_{eq.0,7}$ = diâmetro equivalente à 0,7 m; d_{eq} = diâmetro equivalente à 1,3m; $d_{eq.1,6}$ = diâmetro equivalente à 1,6m; $d_{maior0,7}$ = diâmetro maior à 0,7; d_{maior} = diâmetro maior à 1,3m; $d_{maior1,6}$ = diâmetro maior à 1,6m; $d_{maior1,6}$ = altura de inserção de copa; $d_{maior1,6}$ = diâmetro de copa; $d_{maior1,6}$ = formal de saliência; $d_{maior1,6}$ = $d_{maior1,6}$

4.2 CORRELAÇÃO DAS VARIÁVEIS ESTUDADAS

As correlações de Spearman das variáveis estudadas (Tabela 6) demonstram alta correlação do diâmetro em diversos pontos de medição com todas as variáveis, exceto o FC. Dentre as variáveis qualitativas, destaca-se a forma de copa (FDC) que apresentou correlações ao mínimo 0,01 de significância com todas as variáveis de saída, exceto a h.

Tabela 6. Correlação de Spearman das variáveis estudadas.

Variáveis	dc	h	IS	IA	PC	GE	FC
$d_{eq.}$	0,86***	0,77***	-0,37***	0,37***	0,58***	-0,62***	0,06
$d_{\text{maior}} \\$	0,87***	0,80***	-0,32***	0,35***	0,60***	-0,57***	0,02
$d_{0,3}$	0,84***	0,75***	-0,36***	0,37***	0,56***	-0,61***	0,06
$d_{eq.0,7}$	0,85***	0,77***	-0,35***	0,35***	0,57***	-0,58***	0,02
$d_{\text{maior0,7}} \\$	0,85***	0,78***	-0,34***	0,34***	0,58***	-0,57***	0,02
$d_{eq.1,6}$	0,88***	0,79***	-0,30***	0,37***	0,59***	-0,58***	0,05
$d_{\text{maior1,6}}$	0,88***	0,83***	-0,27***	0,32***	0,62***	-0,51***	-0,01
FDC	-0,35***	-0,08	-0,19**	-0,50***	-0,22**	0,33***	-0,37***
PL	-0,05	-0,08	-0,14*	0,04	-0,11	-0,13	0,13
PT	0,02	0,17*	-0,03	-0,20**	0,08	0,24***	-0,19**
VT	-0,15	-0,12	-0,13	-0,08	0,01	-0,04	-0,10
DG	-0,16*	-0,06	-0,18*	-0,19**	-0,24***	0,05	-0,02***

Em que: $d_{0,3}$ = diâmetro à 0,3 m; $d_{eq.0,7}$ = diâmetro equivalente à 0,7 m; d_{eq} = diâmetro equivalente à 1,3m; $d_{eq.1,6}$ = diâmetro equivalente à 1,6m; $d_{maior0,7}$ = diâmetro maior à 0,7; d_{maior} = diâmetro maior à 1,3m; $d_{maior1,6}$ = diâmetro maior à 1,6m; FDC = forma de copa; PL = pedregosidade do local; PT = posição do terreno; VT = vitalidade; DG = disposição dos galhos; h = altura; dc = diâmetro de copa; IS = índice de saliência; IA = índice de abrangência; PC = proporção de copa; GE = grau de esbeltez e FC = formal de copa. P-valor: '***' <0,001; '**' <0,01; '*' <0,05.

A maior correlação da FDC foi para IA com probabilidade de -0,50, as demais variáveis com maior número de correlações significativas foram disposição dos galhos (DG) e posição do terreno (PT). As variáveis qualitativas vitalidade (VT) e pedregosidade do local (PL) apresentaram o menor número de correlações significativas.

4.3 TREINAMENTO DAS RELAÇÕES MORFOMÉTRICAS

No treinamento das relações dendrométricas e morfométricas (Tabela 7), ao utilizar apenas o deq como variável de entrada, o de obteve os melhores critérios de avaliação, seguido da h. As variáveis PC e IA apresentaram os piores valores dos critérios de avaliação, com valores de Rŷy inferiores à 0,4000.

A inserção da variável de entrada FDC juntamente ao deq proporcionou melhores estimativas para todas as variáveis de saída, destacando-se o FC, no qual resultou ganho de 0,1856 para R \hat{y} y, correspondente a 112%. Para predição do IS e IA, a inserção da variável categórica gerou um ganho de 59,90% e 55,35% para a R \hat{y} y, respectivamente.

Tabela 7. RNAs selecionadas e seus critérios estatísticos de treinamento.

Saída	Entrada	Arquitetura	RNA	Rŷy	RMSE	MAE	AIC
h	deq	1-3-1	77	0,8664	2,6608	2,0775	293,4
	deq; FDC	2-4-1	52	0,8863	2,4679	1,8602	289,4
dc	deq	1-3-1	83	0,9260	1,7298	1,3759	172,8
ac	deq; fdc	2-4-1	9	0,9392	1,5725	1,2273	163,2
PC	deq	1-3-1	57	0,6455	0,0866	0,0647	-665,8
rc	deq; fdc	2-4-1	13	0,7270	0,0778	0,0592	-678,5
GE	deq	1-3-1	36	0,6534	0,0967	0,0766	-634,7
<u>UE</u>	deq; fdc	2-4-1	36	0,7449	0,0852	0,0671	-653,0
FC	deq	1-3-1	9	0,1657	0,4774	0,3377	-187,7
FC	deq; fdc	2-4-1	40	0,3513	0,4532	0,2976	-185,2
IC	deq	1-3-1	60	0,4044	0,0717	0,0524	-718,6
IS	deq; fdc	2-4-1	86	0,6467	0,0598	0,0449	-752,4
IA	deq	1-3-1	37	0,3854	0,2334	0,1843	-388,0
1A	deq; fdc	2-4-1	46	0,5987	0,2026	0,1525	-410,6

Em que: h = altura; dc = diâmetro de copa; IS = índice de saliência; IA = índice de abrangência; PC = proporção de copa; GE = grau de esbeltez; FC = formal de copa; deq = diâmetro equivalente à 1,3m; FDC = forma de copa; RNA = rede neural artificial; $R\hat{y}y = coeficiente de correlação$; RMSE = raiz do erro quadrático médio; MAE = média do erro absoluto e AIC = critério de informação de Akaike.

O ganho em performance com a adição da variável FDC para as variáveis de saída FC, IS e IA podem ter ocorrido devido estas variáveis serem expressas por relações com o dc. O FC, é expresso pela relação do dc e cc, uma árvore com a forma de copa elíptica apresenta um

valor de de superior à ce, o inverso ocorre para uma copa colunar, isto é, um de menor e ce maior. Logo o FDC confere uma importante descrição sobre os atributos morfométricos das espécies.

Outros autores obtiveram ganhos em precisão com a inserção de variáveis categóricas nas RNAs em seus estudos na Ciência Florestal, como o uso RNAs para estimar a altura de povoamentos equiâneos de eucalipto empregando a variável categórica tipo de clone, os autores obtiveram Rŷy de 0,9986 no treino para predição da altura, concluindo que, além de eficiente, a metodologia empregada reduz a necessidade de medir um número maior de indivíduos, visto que, devido ao ganho de precisão a amostragem pode ser menor (BINOTI; BINOTI; LEITE, 2013).

Campos et al. (2017) utilizaram as variáveis categóricas gênero, espécie e a rotação atual, juntamente a variáveis quantitativas para estimar o diâmetro ao longo do fuste. O método foi eficiente principalmente para espécies com diferentes condições de crescimento.

Vendrusculo et al. (2018) utilizaram em seu estudo para estimativa da altura em um povoamento misto e equiâneo, a variável categórica espécie, a inserção dela mostrou eficiência nas predições, no qual os autores concluíram como um fator de destaque no uso da técnica.

Costa et al. (2020) utilizaram as variáveis categóricas vitalidade, posição sociológica, pedregosidade, posição do terreno e distribuição dos galhos em seu estudo para modelagem da casca de Araucária, obtendo bons resultados, ressaltando a importância e benefícios da utilização de variáveis qualitativas em técnicas de inteligência artificial.

Os gráficos de resíduos (Figura 3) evidenciam o valor de erro entre ± 8 e -7,5 m para ambas RNAs na predição da h. A RNA 52 demonstrou que a inserção da FDC conferiu maior concentração dos resíduos próximos a 0, quando comparada à RNA 77.

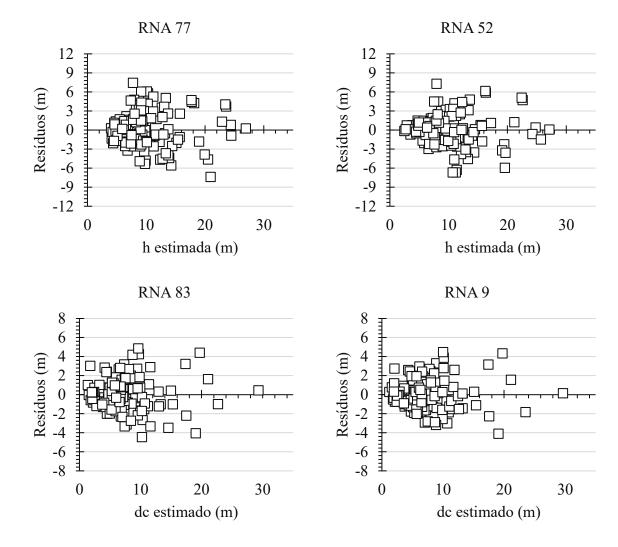
Os resíduos do de estão distribuídos entre ± 5 e -4,5 m utilizando apenas 1 variável de entrada. Com o acréscimo da variável categórica, o intervalo distribuição do erro se manteve, porém, ocorreu leve redução na dispersão dos erros.

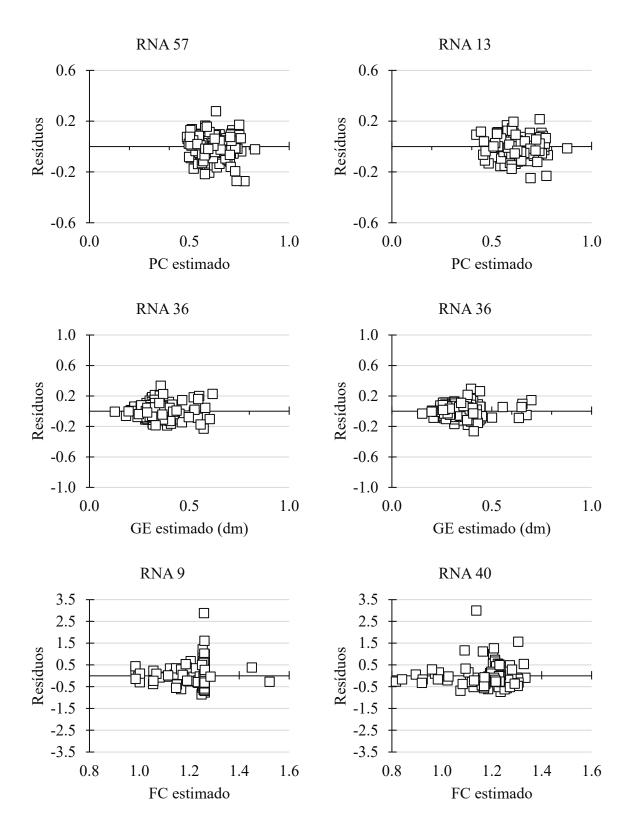
Na predição da PC, a RNA 57 apresentou erros nas estimativas entre ± 0,3 e -0,3. A RNA 13, usando também a variável FDC, apresentou distribuição dos resíduos mais homogênea com valores entre ± 0,22 e -0,25. A PC pode indicar que uma árvore com maior porcentagem possui mais vitalidade e produtividade (ROMAN; BRESSAN; DURLO, 2009).

Os erros dos valores estimados estão entre \pm 0,35 e -0,25 para ambas RNAs na predição do GE. Essa variável indica que quanto maior seu valor, maior a estabilidade da árvore, e um menor valor indica maior desenvolvimento da árvore em diâmetro do que em altura (DA SILVEIRA et al., 2014).

Na predição do FC, os resíduos apresentaram distribuição predominantemente homogênea, principalmente para RNA 40. Essa variável indica a presença de copas colunares para menores valores de FC e formas arredondadas possuem maiores valor de FC (ROMAN; BRESSAN; DURLO, 2009).

Para o IS e IA, houve distribuição dos resíduos mais homogênea na predição com a adição da variável FDC na RNA. Segundo Durlo e Denardi (1998) o índice de saliência (IS) indica o espaço necessário para árvore atingir determinado diâmetro e o índice de abrangência (IA) pode ser indicado para definir o número de indivíduos em um hectare, demonstrando quando haverá ou não a necessidade de intervenção silvicultural.





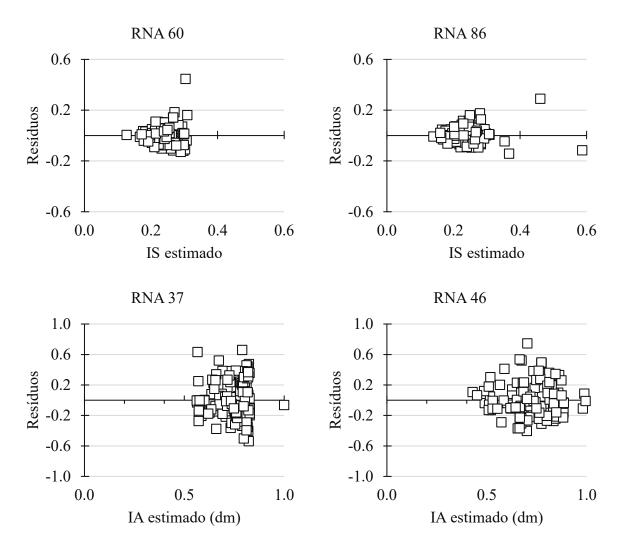


Figura 3. Dispersão de resíduos das variáveis dendrométricas e morfométricas para as duas configurações na camada de entrada da RNA no treinamento.

4.4 VALIDAÇÃO DAS RELAÇÕES MORFOMÉTRICAS

A validação das RNAs (Tabela 8) utilizando apenas o deq como variável de entrada destacou-se o de com a melhor performance, assim como o h e GE, que apresentam alta correlação. O FC apresentou a pior performance, com $R\hat{y}y = 0.0575$.

O acréscimo da variável de entrada FDC proporcionou melhores estatísticas para a h, FC e IA e piores para dc, PC, IS e GE quando comparada as RNAs utilizando apenas o deq.

O teste t, evidencia que para todas as variáveis a 5% de significância os valores observados e estimados não diferiram estatisticamente, ressaltando a eficiência das RNAs na predição de tais variáveis.

Vendrusculo et al. (2015) utilizaram RNAs e regressões não lineares para predição da altura de eucalipto, segundo o teste t pareado na validação, não houve diferença estatística entre

os valores observados e estimados ao nível de 95% de probabilidade. Os autores concluíram que as RNAs foram eficientes e apresentaram leve superioridade nos critérios de avaliação.

Tabela 8. RNAs selecionadas e seus critérios estatísticos de validação.

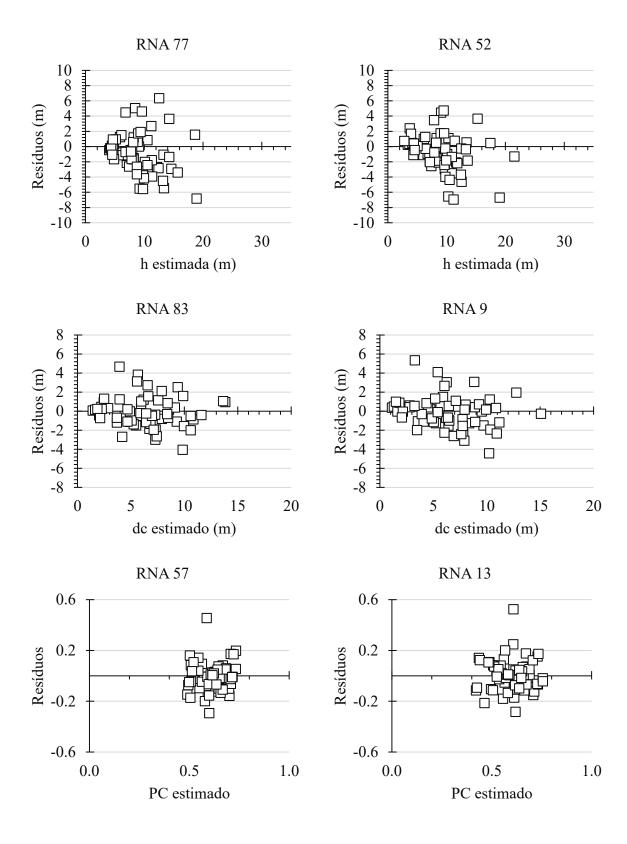
Saída	Entrada	Arquitetura	RNA	Rŷy	RMSE	MAE	Teste t (p- value)
h	deq	1-3-1	77	0,6573	3,1698	2,3480	0,0719
	deq; fdc	2-4-1	52	0,7277	2,9105	2,0308	0,0738
4.	deq	1-3-1	83	0,8637	1,6088	1,2343	0,3278
dc	deq; fdc	2-4-1	9	0,8513	1,7035	1,2850	0,2842
PC	deq	1-3-1	57	0,3627	0,1151	0,0847	0,4534
PC	deq; fdc	2-4-1	13	0,2841	0,1269	0,0949	0,6078
GE	deq	1-3-1	36	0,6734	0,1445	0,0959	0,4378
GE_	deq; fdc	2-4-1	36	0,6057	0,1533	0,1007	0,7691
FC	deq	1-3-1	9	0,0575	0,5969	0,4233	0,8334
FC	deq; fdc	2-4-1	40	0,2877	0,5702	0,3921	0,7598
IC	deq	1-3-1	60	0,4240	0,0755	0,0531	0,4613
IS	deq; fdc	2-4-1	86	0,3704	0,0810	0,0582	0,4259
IA	deq	1-3-1	37	0,4723	0,2548	0,1935	0,8410
IA	deq; fdc	2-4-1	46	0,6281	0,2230	0,1589	0,8752

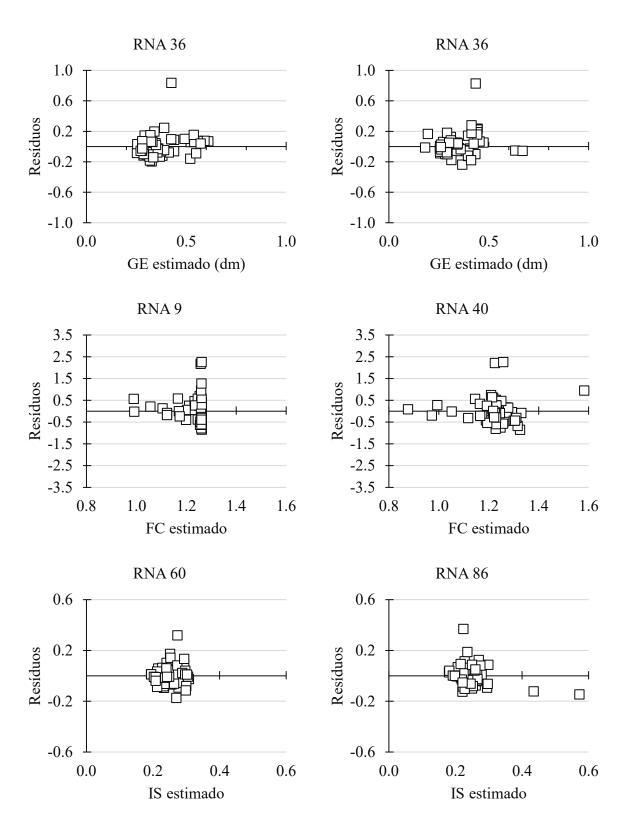
Em que: h = altura; dc = diâmetro de copa; IS = índice de saliência; IA = índice de abrangência; PC = proporção de copa; GE = grau de esbeltez; FC = formal de copa; deq = diâmetro equivalente à 1,3m; FDC = forma de copa; RNA = rede neural artificial; $R\hat{y}y$ = coeficiente de correlação linear; RMSE = raiz do erro quadrático médio; MAE = média do erro absoluto e AIC = critério de informação de Akaike.

O gráfico de resíduos das RNAs na validação (Figura 4) apresenta uma menor dispersão dos erros para as estimativas da altura com a inserção da variável categórica (RNA 52). O mesmo ocorre para o FC e IA, com a inserção da variável FDC, RNA 40 e 46, respectivamente.

A variáveis dc, GE, PC e IS a RNA treinada utilizando apenas o diâmetro deq apresentou menor dispersão dos erros nas estimativas quando comparada a segunda configuração da arquitetura da RNA, utilizando deq e FDC na camada de entrada.

Embora sejam raros estudos que abordem técnicas de inteligência artificial aplicadas à modelagem morfométrica, Lafetá et al. (2020) utilizaram máquinas de suporte de vetor na modelagem morfométrica de *Licania tomentosa* (Benth.) Fritsch, no Vale do Rio Doce em Minas Gerais. Esses autores obtiveram estimativas com precisão, os quais recomendaram o uso da técnica utilizando o diâmetro à altura do peito como variável de entrada.





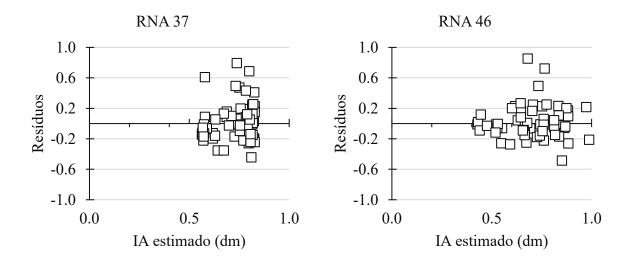


Figura 4. Dispersão de resíduos variáveis dendrométricas e morfométricas para as duas configurações na camada de entrada da RNA na validação.

4.5 PESOS SINÁPTICOS OBTIDOS PARA AS MELHORES RELAÇÕES MORFOMÉTRICAS

Os pesos sinápticos das RNAs selecionadas estão presentes na Tabela 9, e podem ser utilizados para cálculo das variáveis dendrométricas e morfométricas.

Tabela 9. Pesos sinápticos das RNAs selecionadas.

Variável	Dagariaña	Simbologia	Entrada			
variavei	Descrição	Simbologia	deq	deq; fdc		
		\mathbf{w}_{11}	0,62964608	-3,13386101		
		\mathbf{W}_{12}	-8,25618978	-6,31831622		
		W13	0,43414178	0,06552876		
	Danas	W14		-0,15477400		
	Pesos	\mathbf{w}_{21}		0,63352525		
		W_{22}		-5,51982467		
		W23		-1,86166897		
		W24		3,02460524		
h		β_1	-0,61714155	-0,55745954		
	Bias	β_2	4,88557983	3,58119194		
	Bias	β_3	-0,05407932	0,66125268		
		β_4		-1,46032129		
		\mathbf{v}_1	1,23628337	-0,74313736		
	Pesos de conexão	\mathbf{v}_2	0,56022243	-0,22462378		
	resos de conexao	V3	3,20111381	-0,73506052		
		V4		-0,58773445		
	Erro	θ	0,35983157	-0,20233283		
		\mathbf{w}_{11}	0,87683289	0,53342259		

Variável	Dagamiaão	Simbologia	En	trada
variavei	Descrição	Sillibologia	deq	deq; fdc
		W12	-8,62017414	-6,81428828
		\mathbf{W}_{13}	1,44445872	0,77101100
		W_{14}		1,83496652
	Pesos	\mathbf{w}_{21}		0,12131686
		W_{22}		-0,32384846
		W23		0,08328024
		W24		-0,32547217
dc		eta_1	1,40619486	1,03089005
ac	Bias	eta_2	-0,97157148	-1,17374629
	Bias	β_3	-0,27923438	-0,05726277
		β_4		-0,48266653
		v ₁	0,14533243	-1,41183083
	D 1 ~	\mathbf{v}_2	-0,34431477	-0,94443513
	Pesos de conexão	V3	0,80475904	0,60901684
		V4	,	0,46004695
	Erro	θ	-0,16513757	0,57597786
		W11	-6,70718201	-96,60281768
		W ₁₂	0,21655409	-0,19909600
		W13	20,53361856	1,30536192
	Pesos	W ₁₄	- ,	296,74885823
		\mathbf{w}_{21}		-4,02906671
		W ₂₂		0,93582448
		W23		-1,23443747
		W24		8,18424422
PC		β ₁	-1,05218050	25,09931650
	Bias	β_2	-0,44217856	-0,98657105
		β_3	-2,22668130	0,80472108
		β4	_,000120	-1,51308750
		V ₁	-0,87121745	0,13552761
		\mathbf{v}_1	1,12032878	3,78621404
	Pesos de conexão	V ₂	0,08031824	2,60914791
		V3 V4	0,00051021	-0,83174445
	Erro	$\frac{v_4}{\theta}$	0,19834052	2,28143841
-	LIIO	W ₁₁	0,76924162	-7,13107133
		W11 W12	0,30684065	-248,26810076
		W12 W13	13,56713732	5,97379296
			15,50/15/52	-3,85513016
	Pesos	W14		-75,78089426
		W ₂₁		74,83858121
		W22		2,85269230
GE		W23		•
		W ₂₄	0,15465401	-1,66373530
		eta_1	*	-0,13179427 -10,81503924
	Bias	eta_2	-1,21041813	
		eta_3	0,79380680	-1,66621787
	-	eta_4	0.65200026	0,56023290
	Pesos de conexão	V ₁	-0,65398936	-1,46094628
		\mathbf{v}_2	0,68205674	0,05946745

Variável	Descrição	Simbologia	Ent	rada
variavei	Descrição	Simbologia	deq	deq; fdc
		V 3	-1,12824925	1,13538191
		V_4		2,28852640
	Erro	θ	2,10303894	-0,20801995
		\mathbf{w}_{11}	0,01770148	-3,88245665
		\mathbf{w}_{12}	-16,81699468	3,60344260
		W13	-14,86064914	0,64204008
	Pesos	W14		0,84655516
	resus	W21		-1,38506110
		W_{22}		4,48236678
		W23		0,80246918
		W24		-3,23446985
FC		β_1	0,85408828	1,55268181
	D:	eta_2	3,49040705	-1,53654648
	Bias	β_3	7,90265028	-0,24288611
		β4	•	-0,45809241
		v_1	1,83379744	0,18120208
	D 1 0	V2	0,04037851	0,07908438
	Pesos de conexão	V3	-0,06695962	0,15596299
		V4	,	0,38905842
	Erro	θ	-1,01403043	0,42181114
		W ₁₁	5,50306055	-1,89853504
		\mathbf{W}_{12}	-1,04455889	-0,46523461
		W13	0,52000873	33,72256459
	_	W14	0,0200070	-63,82659444
	Pesos	W21		-0,61715571
		W22		0,08864877
		W23		2,04427393
		W24		-4,83892776
IS		β_1	0,76279031	-0,30968785
		β_2	1,16420603	-2,02863174
	Bias	β_3	-1,43926377	-0,21606327
		β ₄	1,13720377	3,25275012
		V ₁	-0,45003419	0,48984236
		V ₁ V ₂	-0,04498889	-0,74874430
	Pesos de conexão	V3	-0,95126106	-1,19151480
		V3 V4	0,75120100	-0,20018777
	Erro	θ	-0,22251780	0,76662851
	LHO	W ₁₁	-0,59434381	-1,82587675
		\mathbf{W}_{12}	-18,86102409	-20,25823585
		W12 W13	-12,99356416	0,72156770
		W13 W14	12,77550110	-15,96482719
	Pesos	W14 W21		7,37114246
IA		W21 W22		-1,48243794
				-2,88976839
		W23		-0,73597383
	-	W ₂₄	0,49626221	-1,81693041
	Bias	eta_1	1,20561975	2,50118606
		eta_2	1,20301973	2,50110000

Variável	Descrição	Simbologia	Entrada		
variavei	Descrição	Sillibologia	deq	deq; fdc	
		β_3	7,06014960	0,39142952	
		β_4		2,10357764	
		\mathbf{v}_1	1,00372073	0,15105878	
	Pesos de conexão	v_2	-0,17079301	-0,41003965	
		v_3	-0,35074307	0,59243276	
		V4		0,37607155	
	Erro	θ	0,27135065	0,54919495	

Em que: w11, w12, w13, w14, w21, w22, w23, w24 = pesos sinápticos entre a camada de entrada e oculta; β 1, β 2, β 3, β 4 = bias; v1, v2, v3, v4 = pesos sinápticos entre a camada oculta e saída e θ = erro.

4.6 ALGORITMO DESENVOLVIDO PARA ESTIMAR AS RELAÇÕES MORFOMÉTRICAS

A seguir será apresentado a função realizada em linguagem R para predição da altura das árvores, o mesmo procedimento serve para as demais variáveis modeladas, utilizando como variável de entrada o diâmetro:

```
alturaRNA1 = function(deq){
# normalizando o valor de entrada
deqmin = 5.1
deqmax = 226
htmin = 2.3
htmax = 27.5
delta input = (1-0)/(degmax-degmin)
deqNormalizado = 0 - delta input*deqmin+delta input*deq
# pesos
w11 = 0.629646078545507
w12 = -8.25618977746673
w13 = 0.434141780160177
b1 = -0.617141552132877
b2 = 4.88557983079968
b3 = -0.0540793166542885
v1 = 1.23628337142903
v2 = 0.560222429394717
v3 = 3.20111381112449
erro = 0.359831565705823
#somatório
x1=v1*((
 (exp(w11*deqNormalizado+b1))-
   (exp(-(w11*deqNormalizado+b1))))/
   ((exp(w11*deqNormalizado+b1))+
    (exp(-(w11*deqNormalizado+b1)))))
x2=v2*((
 (exp(w12*deqNormalizado+b2))-
   (exp(-(w12*deqNormalizado+b2))))/
```

```
((exp(w12*deqNormalizado+b2))+
    (exp(-(w12*deqNormalizado+b2)))))
x3=v3*((
(exp(w13*deqNormalizado+b3))-
    (exp(-(w13*deqNormalizado+b3))))/
    ((exp(w13*deqNormalizado+b3))+
        (exp(-(w13*deqNormalizado+b3)))))
somax=x1+x2+x3
#função de ativação g
g=somax+erro
# retornando valor a unidade original
delta_output=(1-0)/(htmax-htmin)
output=(g-0+delta_output*htmin)/delta_output
return(output)
}
```

 Função para predição da altura utilizando o diâmetro equivalente e forma de copa como variáveis de entrada:

```
alturaRNA2=function(deq,FormaCopa){
 # definindo valor de copa
 Copa=function(FormaCopa){
  if (FormaCopa== 'eliptica') {
   (ValorCopa = 1)
  } else if (FormaCopa == 'circular') {
   (ValorCopa = 2)
  else if (FormaCopa == 'umbeliforme') {
   (ValorCopa = 3)
  else if (FormaCopa == 'colunar') {
   (ValorCopa = 4)
  else if (FormaCopa == 'piramidal') {
   (ValorCopa = 5)
 FormaCopa=Copa(FormaCopa)
 # normalizando o valor de entrada
 degmin = 5.1
 deqmax = 226
 htmin = 2.3
 htmax = 27.5
 formamax=5
 formamin=1
 delta input1 = (1-0)/(deqmax-deqmin)
 delta formaNormalizado = (1-0)/(formamax-formamin)
 deqNormalizado = 0 - delta input1*deqmin+delta input1*deq
```

```
formaNormalizado = 0 -
delta formaNormalizado*formamin+delta formaNormalizado*FormaCopa
# pesos
w11 = -3.13386100796787
w12 = -6.31831621797076
w13 = 0.0655287635383767
w14 = -0.154773995829567
w21 = 0.633525246695924
w22 = -5.51982467334818
w23 = -1.86166896863695
w24 = 3.02460523824039
b1 = -0.557459544760908
b2 = 3.58119193532789
b3 = 0.661252681873634
b4 = -1.46032129005692
v1 = -0.743137360465464
v2 = -0.224623780069328
v3 = -0.735060519162883
v4 = -0.587734447437104
erro = -0.202332833205394
#somatório
x1=v1*((
 (exp(w11*deqNormalizado+w21*formaNormalizado+b1))-
   (exp(-(w11*deqNormalizado+w21*formaNormalizado+b1))))/
   ((exp(w11*deqNormalizado+w21*formaNormalizado+b1))+
    (exp(-(w11*deqNormalizado+w21*formaNormalizado+b1)))))
x2=v2*((
  (exp(w12*deqNormalizado+w22*formaNormalizado+b2))-
   (exp(-(w12*deqNormalizado+w22*formaNormalizado+b2))))/
   ((exp(w12*deqNormalizado+w22*formaNormalizado+b2))+
    (exp(-(w12*deqNormalizado+w22*formaNormalizado+b2)))))
x3=v3*((
  (exp(w13*deqNormalizado+w23*formaNormalizado+b3))-
   (exp(-(w13*deqNormalizado+w23*formaNormalizado+b3))))/
   ((exp(w13*deqNormalizado+w23*formaNormalizado+b3))+
    (exp(-(w13*degNormalizado+w23*formaNormalizado+b3)))))
x4=v4*((
  (exp(w14*deqNormalizado+w24*formaNormalizado+b4))-
   (exp(-(w14*deqNormalizado+w24*formaNormalizado+b4))))/
   ((exp(w14*degNormalizado+w24*formaNormalizado+b4))+
    (exp(-(w14*deqNormalizado+w24*formaNormalizado+b4)))))
 somax = x1 + x2 + x3 + x4
#função de ativação g
g=somax+erro
# retornando valor a unidade original
 delta output=(1-0)/(htmax-htmin)
output=(g-0+delta output*htmin)/delta output
return(output)
```

5 CONCLUSÃO

As árvores amostradas pertenceram à diferentes famílias botânicas e possuíram diferentes distribuições diamétricas. As RNAs apresentam eficiência na predição das relações dendrométricas e morfométricas, principalmente para o diâmetro de copa (dc) e altura (h).

A inserção da variável forma de copa (FDC), além da sua fácil obtenção em um curto intervalo de tempo aprimorou ainda mais a eficiência da predição das RNAs. Tais informações podem proporcionar melhorias nas atividades silviculturais dessas espécies.

Os pesos sinápticos disponibilizados permitem o cálculo das variáveis morfométricas e dendrométricas, assim como o algoritmo criado em linguagem R, o qual pode ser utilizado para calcular as variáveis morfométricas das árvores isoladas do presente estudo, utilizando somente diâmetro equivalente (deq) ou diâmetro equivalente (deq) e forma de copa (FDC).

6 RECOMENDAÇÕES

O presente estudo demonstra que o uso das RNAs pode proporcionar eficiência na descrição de variáveis dendrométricas e morfométricas. Logo, para aprimorar e utilizar a técnica corretamente na Ciência Florestal é extremamente importante estudos que abordem não só apenas o uso de RNA, mas que descrevam sua configuração como um todo, a estrutura, a quantidade ideal de número de neurônios na camada oculta, função de ativação, algoritmo de aprendizado, dentre outros.

É essencial a condução de estudos sobre variáveis qualitativas para descrição das características das morfométricas e dendrométricas, visto que, a obtenção delas é simples e prática, acarretando melhores performance das RNAs.

REFERÊNCIAS

AFONSO, S. R.; ÂNGELO, H. Mercado dos produtos florestais não-madeireiros do Cerrado brasileiro. **Ciência Florestal**, v. 19, n. 3, p. 315–326, 2009.

ALVARES, C. A. et al. Köppen's climate classification map for Brazil. **Meteorologische Zeitschrift**, v. 22, n. 6, p. 711–728, 2013.

BINOTI, M. L. M. DA S.; BINOTI, D. H. B.; LEITE, H. G. Aplicação de redes neurais artificiais para estimação da altura de povoamentos equiâneos de eucalipto. **Revista Árvore**, v. 37, n. 4, p. 639–645, 2013.

CAMPOS, B. P. F. et al. Descrição do perfil do tronco de árvores em plantios de diferentes espécies por meio de redes neurais artificiais. **Pesquisa Florestal Brasileira**, v. 37, n. 90, p. 99, 2017.

COSTA, E. A. et al. Understanding bark thickness variations for Araucaria angustifolia in southern Brazil. **Journal of Forestry Research**, v. 1, n. 0123456789, p. 1–11, 2020.

COSTA, E. A. A Influência de variáveis dendrométricas e morfométricas da copa no incremento periódico de *Araucaria angustif0lia* (Bertol.) Kuntze, Lages, SC. **Universidade** Federal de Santa Maria. Dissertação (Mestrado em Engenharia Florestal), 2011.

COSTA, E. A.; FINGER, C. A. G.; CUNHA, T. A. Influência da posição social e do número de raios na estimativa da área de copa em araucária. **Floresta**, v. 43, n. 3, p. 429–438, 2013.

COSTA, E. A.; FINGER, C. A. G.; FLEIG, F. D. Influência da posição social nas relações morfométricas de *Araucaria angustifolia*. **Ciência Florestal**, v. 26, n. 1, p. 225–234, 2016.

CUNHA NETO, E. M. et al. Redes neurais artificiais e regressão na estimativa da altura em povoamento experimental misto e equiâneo. **Caderno de Ciências Agrárias**, v. 10, n. 3, p. 60–68, 2018.

DA SILVA, J. A. G. et al. Morfometria de plantios de *Dipteryx odorata* Aubl Willd (Cumaru) no Oeste do Pará. **Advances in Forestry Science**, v. 7, n. 3, p. 1171-1180, 2020.

DA SILVEIRA, B. D. et al. Relação da morfometria e competição com o crescimento de *Trichilia claussenii* em um fragmento de floresta semidecidual, RS. **Floresta**, v. 45, n. 2, p. 373-382, 2014.

DURLO, M. A.; DENARDI, L. Morfometria de *cabralea canjerana*, em mata secundaria nativa do Rio Grande do Sul. **Ciência Florestal**, v. 8, n. 1, p. 55–66, 1998.

FERREIRA, F. G. et al. Diversity and indicator species in the Cerrado biome, Brazil. **Australian Journal of Crop Science**, v. 11, n. 08, p. 1042–1050, 2017.

FRITSCH, S.; GUENTHER, F.; WRIGHT, N. M. neuralnet: Training of Neural Networks. R package version 1.44.2. https://CRAN.R-project.org/package=neuralnet. 2019

HAYKIN, S. Redes Neurais - Princípios e Prática. 2. ed. Porto Alegre: Bookman, p. 235, 2001.

HOLLANDER, M.; WOLFE, D. A.; CHICKEN, E.. **Nonparametric statistical methods**. John Wiley & Sons, 2013.

JAIN, A. K.; MAO, J.; MOHIUDDIN, K. M. Artificial neural networks: A tutorial. **Computer**, v. 29, n. 3, p. 31–44, 1996.

KLEIN, D. R. et al. Relações morfométricas para *Araucaria angustifolia* (Bertol.) Kuntze Em Santa Catarina. **Floresta**, v. 47, n. 4, p. 501–512, 2017.

KLINK, C. A.; MACHADO, R. B. A conservação do Cerrado brasileiro. **MEGADIVERSIDADE**, v. 1, n. 2, p. 43–51, 2005.

LAFETÁ, B. O. et al. Modelagem morfométrica de Licania tomentosa (Benth.) por regressão logística e máquinas vetor de suporte. **Scientia Plena**, v. 16, p. 1–11, 2020.

MARTINS, M. T. et al. Estimação da altura de plantios florestais de eucalipto por regressão e redes neurais artificiais. **BIOFIX Scientific Journal**, v. 5, n. 1, p. 141–152, 2020.

MICROSOFT CORPORATION. Microsoft Excel 2019. 2018. Disponível em: https://office.microsoft.com/excel. Acesso em: 2020.

MOSER P.; OLIVEIRA L. Z. Regressão aplicada à dendrometria: Uma introdução e iniciação à linguagem R. Blumenau: Edifurb, p. 152, 2017.

ROMAN, M.; BRESSAN, D. A.; DURLO, M. A. Variáveis morfométricas e relações interdimensionais para *Cordia trichotoma* (Vell.) Arrab. ex Steud. **Ciência Florestal**, v. 19, n. 4, p. 473-480, 2009.

PRETZSCH, H. et al. Crown size and growing space requirement of common tree species in urban centres, parks, and forests. **Urban Forestry and Urban Greening**, v. 14, n. 3, p. 466–

479, 2015.

R CORE TEAM. R: A language and environment for statistical computing. **R Foundation for Statistical Computing**. Vienna, 2020. Disponível em: https://www.Rproject.org/

REIS, A. F.; SCHMIELE, M. Características e potencialidades dos frutos do Cerrado na indústria de alimentos. **Braz. J. Food Technol.**, Campinas, v. 22, 2019.

REIS, L. P. et al. Prognose da distribuição diamétrica na amazônia utilizando redes neurais artificiais e autômatos celulares. **Floresta**, v. 48, n. 1, p. 93–102, 2018.

SHANMUGANATHAN, S. Artificial Neural Network Modelling: An Introduction. **Springer International Publishing**, p. 369–376, 2016.

SHENG, W. et al. An adaptive memetic algorithm with rank-based mutation for artificial neural network architecture optimization. **IEEE Access**, v. 5, n. 1, p. 18895–18908, 2017.

SILVA, F. A. et al. Caracterização de índices morfométricos para *Araucaria angustifolia* plantada na Região Norte do Rio Grande do Sul. **Advances in Forestry Science**, v. 4, n. 3, p. 143–146, 2017.

SILVA, I. N.; SPATTI, D. H.; FLAUZINO, R. A. Redes Neurais Artificiais: Para Engenharia e Ciências Aplicadas. São Paulo: ARTLIBER, 2010.

VENDRUSCOLO, D. G. S. et al. Estimativa da altura de eucalipto por meio de regressão não linear e redes neurais artificiais. **Revista Brasileira de Biometria**, v. 33, n. 4, p. 556-569, 2015.