

BACHARELADO EM AGRONOMIA

APLICAÇÃO DE BIOESTIMULANTES E FERTILIZANTES FOLIARES NA CULTURA DA SOJA

Leonardo Ferreira Jaime

Rio Verde, GO

2022

**INSTITUTO FEDERAL DE EDUCAÇÃO, CIÊNCIA E TECNOLOGIA GOIANO-
CAMPUS RIO VERDE**

BACHARELADO EM AGRONOMIA

**APLICAÇÃO DE BIOESTIMULANTES E FERTILIZANTES FOLIARES NA
CULTURA DA SOJA**

LEONARDO FERREIRA JAIME

Trabalho de Curso apresentado ao Instituto Federal Goiano Campus Rio Verde, como requisito parcial para a obtenção do Grau de Bacharel em Agronomia

Orientador: Prof. Dsc: Carlos Ribeiro Rodrigues

Rio Verde - GO

Maio, 2022

Regulamento de Trabalho de Curso (TC) – IF Goiano - Campus Rio Verde

ANEXO V - ATA DE DEFESA DE TRABALHO DE CURSO

Aos 11 dias do mês de agosto de dois mil e vinte e três, às 08 horas, reuniu-se a Banca Examinadora composta por: Prof. Carlos Ribeiro Rodrigues (orientador), Mestranda PPGBG Rebeca Martinsda Silva Fernandes de Oliveira (membro externo) e D.Sc. Leandro Carlos (membro interno), para examinar o Trabalho de Curso (TC) intitulado **“Aplicação de bioestimulantes e fertilizantes foliares na cultura da soja”** de **LEONARDO FERREIRA JAIME**, estudante do curso de AGRONOMIA do IF Goiano – Campus Rio Verde, sob Matrícula nº 2013202200240124. A palavra foi concedida ao(à) estudante para a apresentação oral do TC, em seguida houve arguição do candidato pelos membros da Banca Examinadora. Após tal etapa, a Banca Examinadora decidiu pela APROVAÇÃO, do(a) estudante. Ao final da sessão pública de defesa foi lavrada a presente ata, que, após apresentação da versão corrigida do TC, foi assinada pelos membros da Banca e pelo presidente da banca.

Rio Verde, 03 de abril de 2024.

Carlos Ribeiro
Rodrigues Orientador(a)

Rebeca Martinsda Silva Fernandes de Oliveira
Membro da Banca Examinadora

Leandro Carlos
Membro da Banca Examinadora

Pablo da Costa
Gontijo

Mediador de TC

Observação:

Para o caso de REAPRESENTAÇÃO, tem-se no trecho final da Ata a seguinte redação:

“Após tal etapa, a Banca Examinadora decidiu pela **REAPRESENTAÇÃO** do TC. Desta forma, o estudante deve realizar correções e adequações no trabalho e apresentá-lo novamente em até **XX** dias, contados a partir de hoje (**XX/XX/XXX**). Nesta nova oportunidade, após avaliação da banca examinadora, o estudante poderá ser APROVADO ou REPROVADO, não havendo possibilidade de outra reapresentação. Ao final da sessão pública de defesa foi lavrada a presente ata que foi assinada pelos membros da Banca Examinadora e Mediador de TC.”

Para o caso de REPROVAÇÃO, tem-se no trecho final da Ata a seguinte redação:

“Após tal etapa, a Banca Examinadora decidiu pela **REPROVAÇÃO** do(a) estudante. Desta forma, o estudante deverá realizar o desenvolvimento e defesa de novo TC no próximo semestre. Ao final da sessão pública de defesa foi lavrada a presente ata que foi assinada pelos membros da Banca Examinadora e Mediador de TC.”

Documento assinado eletronicamente por:

- Carlos Ribeiro Rodrigues, PROFESSOR ENS BASICO TECN TECNOLOGICO, em 03/04/2024 17:07:45.
- Leandro Carlos, PROFESSOR ENS BASICO TECN TECNOLOGICO, em 03/04/2024 17:08:55.
- Rebeca Martins da Silva Fernandes de Oliveira, 2022202331540011 - Discente, em 03/04/2024 17:09:03.
- Pablo da Costa Gontijo, PROFESSOR ENS BASICO TECN TECNOLOGICO, em 04/04/2024 21:05:32.

Este documento foi emitido pelo SUAP em 03/04/2024. Para comprovar sua autenticidade, faça a leitura do QRCode ao lado ou acesse <https://suap.ifgoiano.edu.br/autenticar-documento/> e forneça os dados abaixo:

Código Verificador: 589567

Código de Autenticação: 0f1e8871f7



**Ficha de identificação da obra elaborada pelo autor, através do
Programa de Geração Automática do Sistema Integrado de Bibliotecas do IF Goiano - SIBi**

J25 Jaime, Leonardo Ferreira
 Aplicação de bioestimulantes e fertilizantes foliares na cultura da
 soja / Leonardo Ferreira Jaime. Rio Verde 2025.

 36f. il.

 Orientador: Prof. Dr. Carlos Riberiro Rodrigues.
 Tcc (Bacharel) - Instituto Federal Goiano, curso de 0220024 -
 Bacharelado em Agronomia - Integral - Rio Verde (Campus Rio
 Verde).
 1. Glycine max L.. 2. Eficiência fotoquímica. 3. Fluorescência de
 clorofila. 4. Adubação foliar. I. Título.

RESUMO

O presente trabalho objetivou avaliar o efeito da aplicação de fertilizantes pulverizados em sulco de semeadura e via foliar em diferentes estádios de desenvolvimento da soja sobre a germinação, eficiência fotoquímica, crescimento e produtividade da soja. O delineamento experimental foi em faixas com sete tratamentos (T1 - Testemunha; T2 - Biozyme® via foliar em V4, T3 – em R1, T4 – em tratamento de sulco de semeadura (TS) e R1; T5 – K-fol® em R5.1; T6 – Raizal® em V3 e T7 – Foltron® + Herbicida em V4). As aplicações foram realizadas com pulverizador pressurizado por CO₂ com pressão de 2,5 kgf cm⁻² na barra de pulverização, e ponta de bico tipo leque com ângulo de 110° Adia 0,2 da marca Magnus®. Foram avaliadas a germinação agronômica, emergência das plântulas, o crescimento no estágio vegetativo V4-V5 e em R1, a floração, a fluorescência de clorofila “a” em V4 a V5 e a produtividade de grãos da soja. Houve alterações biométricas com as aplicações do Biozyme® em TS/R1 e somente em R1 e com o Raizal® em V3. Com a aplicação do Foltron® juntamente com o glifosato em pós emergência no estágio V3 da soja, foi obtido aumento da eficiência fotoquímica da planta, do peso de mil grãos e consequentemente o maior incremento de produtividade. Com os resultados obtidos e para as condições de realização do presente trabalho conclui-se que a aplicação do Foltron® em V3 e do Biozyme® em R1 proporcionaram maior eficiência fotoquímica e produtividade de grãos da soja.

Palavra-chave: *Glycine max* L.; eficiência fotoquímica; fluorescência de clorofila “a”; adubação foliar

SUMÁRIO

Introdução	9
Revisão de literatura	11
Material e métodos	13
Resultados.....	17
Discussões	28
Conclusão	30
Referências bibliográficas	31
Glossário	35
Anexo	36

1) INTRODUÇÃO

A crescente produtividade da soja brasileira está associada aos avanços científicos e à utilização de tecnologias no setor produtivo, como a aplicação de fertilizantes e bioestimulantes foliares. A adubação foliar ainda é uma técnica com resultados inconsistentes e questionados pela comunidade científica (Rosolem, 2002). Todavia, é amplamente utilizada à campo na produção de grãos, em específico da cultura da soja, principalmente para a correção imediata de deficiência (Balen et al., 2015).

Os nutrientes aplicados via foliar podem ter sua absorção via cuticular e estomática (Faquin, 2005). São vários os fatores externos do ambiente e internos da planta que afetam a eficiência da adubação via folha. Nas condições atuais da agricultura brasileira, a adubação foliar é aplicada nas janelas de aplicação dos fitossanitários. A aplicação foliar de nutrientes na soja aumenta os teores foliares desses, aumenta a taxa fotossintética, principalmente na fase de senescência, ou seja, final de ciclo. Todavia, os resultados em produtividade não são consistentes (Boote et al., 1978).

Na fase de desenvolvimento vegetativo da cultura da soja só há resposta em produtividade de grãos com a adubação foliar quando há alguma condição de estresse no solo como déficit hídrico ou baixa disponibilidade dos nutrientes, ou mesmo quando há algum impedimento ao desenvolvimento normal do sistema radicular das plantas (Haq & Mallarino, 2000). Um dos principais impedimentos ao desenvolvimento normal do sistema radicular das plantas é a toxidez por alumínio (Al) (George et al., 2012), que em solos tropicais sob o bioma Cerrado é comum a alta disponibilidade (Lopes & Cox, 1977). A aplicação de nitrogênio (N), fósforo (P), potássio (K) e enxofre (S) em V5 na soja resultou em incrementos de 375 kg ha⁻¹ de grãos, todavia, não diferindo estatisticamente das áreas sem adubação (Haq & Mallarino, 1998), o que permite classificar os resultados como inconsistente. Em contrapartida, a adubação foliar na fase de maior crescimento vegetativo da soja aumentou a produtividade de grãos devido ao incremento da biomassa de tecido fotossintético e dos teores de clorofila (Silva et al., 2017).

A aplicação de nutrientes via folha na fase reprodutiva da cultura da soja se justifica pela redução da atividade do sistema radicular e maior remobilização para os grãos (Mallarino, 2005), o que pode levar a redução dos teores foliares (Garcia & Hanway, 1976). O incremento da produtividade da soja com a adubação foliar no estágio reprodutivo pode ocorrer tanto em solos de alta, quanto de baixa fertilidade, mas principalmente quando há impedimento ao

desenvolvimento normal do sistema radicular das plantas (Mallariano, 2005), como a baixa disponibilidade de P (Mandic et al., 2015). O aumento da produtividade com a adubação nessa fase de desenvolvimento das plantas, com destaque para a aplicação de nitrogênio (N), fósforo (P), potássio (K) e enxofre (S) (80, 8, 24 e 4 kg ha⁻¹, respectivamente) e atribuída ao aumento de número de vagens (Garcia & Hanway, 1976). E na maioria das situações, o aumento do número de vagens está associado a redução do abortamento de flores. A aplicação de Ca e B via foliar no florescimento da soja, e de K, Mg, S e B no enchimento de grãos aumentaram a produtividade, em função da redução do abortamento de flores e do peso dos grãos (Silva et al., 2017).

Em trabalhos recentes foi obtido incremento da produtividade da soja em 82% propriedades avaliadas na região do Paraná e no Mato Grosso do Sul com a adubação foliar, em diferentes estádios de desenvolvimento vegetativo e reprodutivo. Os maiores incrementos ocorreram principalmente quando houve condições de estresse por déficit hídrico, no Mato Grosso do Sul, e por baixas temperaturas no estado do Paraná (Veneziano et al., 2021).

São vários os trabalhos com a adubação foliar, com nutrientes isolados ou em conjunta, mas com inconsistência de resultados. Mas, é concreto afirmar que as respostas de produtividade a adubação foliar ocorrem quando há alguma condição de estresse que limita o desenvolvimento das plantas, principalmente, do sistema radicular, reduzindo a absorção de nutrientes (Eichert & Fernández, 2012).

Assim, o presente trabalho objetivou avaliar o efeito da aplicação de fertilizantes pulverizados em sulco de semeadura e via foliar em diferentes estádios de desenvolvimento da soja sobre a germinação, eficiência fotoquímica, crescimento e produtividade da soja.

2) REVISÃO DE LITERATURA

A cultura da soja (*Glycine max* (L.) Merrill) tem grande importância no sistema de produção mundial e também no Brasil, onde essa cultura ocupa posição de destaque e se apresenta como a mais importante em produção de grãos e em exportação, com uma área cultivada de 33,91 milhões de hectares na safra 2016/17 (CONAB, 2017).

A crescente produtividade da soja brasileira está relacionada aos avanços científicos e à utilização de tecnologias no setor produtivo. Dentre essas tecnologias está a aplicação de fertilizantes e bioestimulantes foliares, entre outros. A adubação foliar ainda é uma técnica com resultados inconsistentes e com resultados questionados pela comunidade científica (Rosolem, 2002). Todavia é uma técnica amplamente utilizada no campo na produção de grãos, em específico da cultura da soja, principalmente para a correção imediata de deficiência (Balén et al., 2015).

Nas condições atuais da agricultura brasileira, a adubação foliar é aplicada juntamente e nos momentos de aplicação dos fitossanitários, fazendo com que a aplicação de nutrientes via folha, na maioria das vezes não se adeque às necessidades da planta ou mesmo para maior eficiência do uso do nutriente.

Garcia & Hanway (1976) relatam que em fase de enchimento de grãos da soja, R5 a R7, há depleção dos teores foliares de nitrogênio (N), fósforo (P), potássio (K) e enxofre (S), e resulta em redução de produção. Os autores relataram que a aplicação foliar desses nutrientes nas doses de 80, 8, 24 e 4 kg ha⁻¹ de N, P, K e S, respectivamente, na fase de enchimento de grãos das plantas aumentou a produção de grãos, justificado pelo aumento de número de vagens e não pelo peso de grãos. Quando esses nutrientes são aplicados via foliar na fase vegetativa da planta, até o estágio V5, há resposta em produção quando há alguma condição de estresse como indisponibilidade de água no solo ou ausência desses nutrientes no solo (Haq & Mallarino, 2000).

Fernandez et al. (2015) destaca que uma das principais vantagens da adubação foliar é a realização conforme a demanda da cultura, ou seja, conforme o estágio fenológico. Considerando assim, esse um dos principais quesitos técnicos para o uso da nutrição foliar. Em trabalho recente, Silva et al. (2017) avaliaram a tecnologia da adubação foliar conforme as fases fenológicas da soja e verificaram que a aplicação de macro e micronutrientes no período vegetativo da soja aumentou a produção em função do aumento de biomassa de tecido fotossintético e de clorofila. Os autores ainda relatam que a aplicação de Ca e B no

florescimento da soja, reduz a perda de flores com consequente aumento de produção e na fase de enchimento de grãos, a aplicação de K, Mg, S e B também aumentou a produção.

São vários os trabalhos com a aplicação foliar isolada de um ou outro nutriente, ou mesmo com aplicação conjunta de N, P, K e S. Mas, há dificuldade de se encontrar na literatura, um trabalho que relate a eficiência da técnica de nutrição foliar recomendada e realizada com bases técnicas, como: análise química do solo, exigência da cultura, efeito esperado de um nutriente em relação à sua função e em período determinado da cultura e a interação entre os nutrientes e produtos bioestimuladores como extratos de algas e aminoácidos.

Assim, levando em consideração não só a análise química do solo como critério técnico, mas também, as condições de clima, principalmente estresse hídrico, comum no período de verão no Brasil, como também os estádios de desenvolvimento da cultura, com presente trabalho testou-se a hipótese de que a aplicação foliar de nutrientes pode incrementar a produtividade da soja.

3) MATERIAL E MÉTODOS

O experimento foi instalado à campo em faixas sob Latossolo Vermelho distrófico na área experimental do Instituto Tecnológico da Cooperativa Agroindustrial dos Produtores Rurais do Sudoeste Goiano (ITC/COMIGO). Antes do plantio do experimento foi realizada a amostragem de solo de 0 a 0,2 e 0,2 a 0,4 m de profundidade para a caracterização química (Tabela 1).

TABELA 1 Caracterização química do solo da área experimental nas profundidades de 0 a 0,2 e 0,2 a 0,4 metros (m) de profundidade.

Prof. m	pH ¹ CaCl ₂	pH água	K	P (M-I) ¹	Ca	Mg	Al	H/Al	CTC	M	V	MOS
			-----mg dm ⁻³ -----			-----cmole dm ⁻³ -----				-----%		
0 a 0,2	4,7	5,3	128,2	27,2	1,5	0,8	0,1	5,8	8,4	3,5	31,9	3,6
0,2 a 0,4	4,3	4,8	71,2	0,8	0,4	0,1	0,3	4,5	5,2	31,5	13,5	0
Prof. m	S	B	Cu	Fe	Mn	Zn						
			-----mg dm ⁻³ -----									
0 a 0,2	4,0	0,4	1,9	59,6	38,1	16,2						
0,2 a 0,4	11,7	0	0	0	0	0						

¹Fósforo disponível obtido pelo método Mehlich I.

Os dados de precipitação pluviométrica foram no ITC e os de temperatura máxima e mínima do mesmo período foram obtidos da estação meteorológica do INMET (Figura 1)

A cultivar da soja 7198 IPRO (peso de mil sementes – PMS de 195,8 g) foi semeada com 15 plantas por metro linear, totalizando população de 300.000 plantas ha⁻¹. As sementes

receberam tratamento industrial com Cruiser 350 FS (2 L Mg⁻¹ de sementes), Maxin Advanced (1 L Mg⁻¹ de sementes), Chacela (1 L Mg⁻¹ de sementes), Disco L-270 Vermelho (1 L Mg⁻¹ de sementes), Nitragin Power (3,33 L Mg⁻¹ de sementes) e Nitragin turfa (2 kg Mg⁻¹ de sementes).

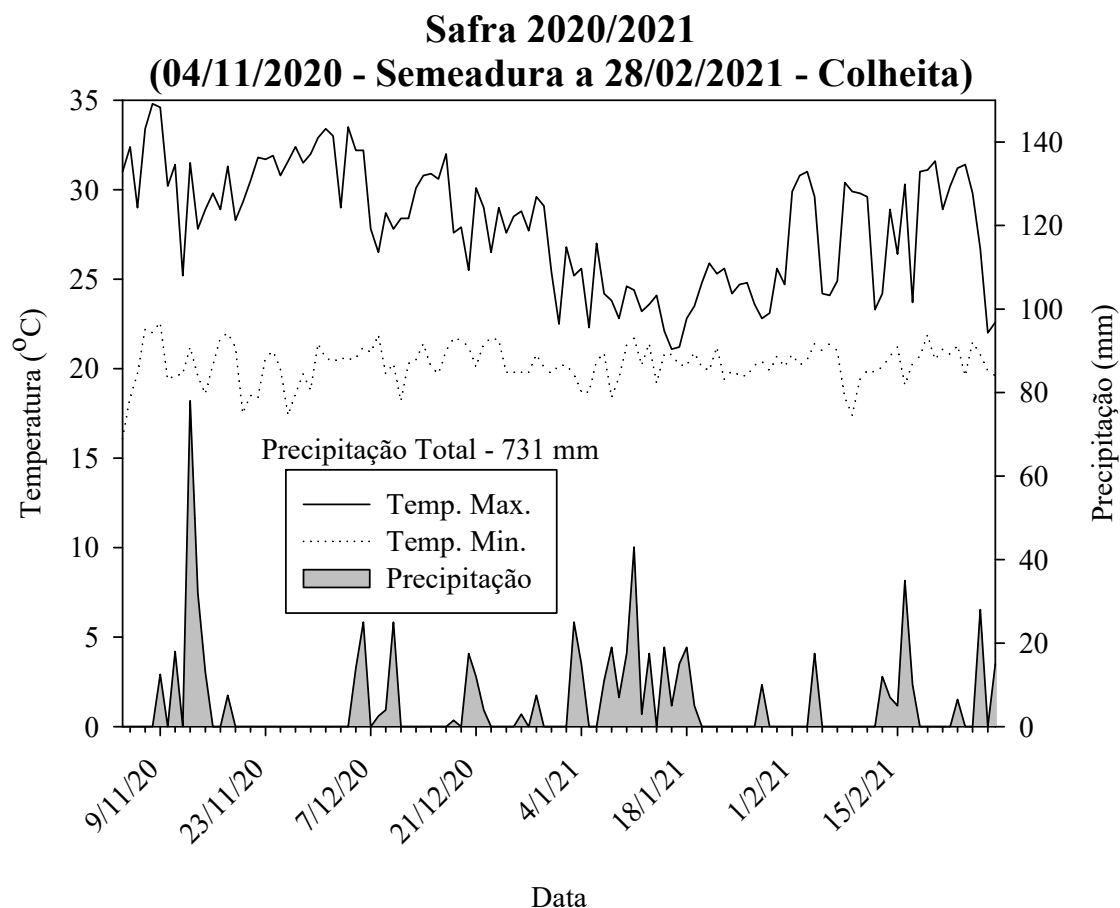


FIGURA 1 Dados meteorológicos, temperaturas máxima e mínima (°C) e precipitação (mm), diários entre a data do plantio (04/11/2020) e da colheita (28/02/2021) do experimento. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Junho, 2021.

O delineamento experimental foi em faixas com sete tratamentos (Tabela 2). As faixas foram constituídas de 10 linhas de plantio por 172 m de comprimento, totalizando 860m² por faixa. Para as avaliações foram selecionados 10 pontos aleatoriamente na faixa desprezando 10 metros e 2 linhas de cada extremidade da faixa, totalizando área útil de 456 m².

A semeadura foi realizada em 05 de novembro de 2020. Na mesma operação foi realizada a adubação fosfatada no sulco de plantio com 100 kg ha⁻¹ de P₂O₅ utilizando o monoânionio fosfato (MAP) (11% de N e 52% de P₂O₅).

TABELA 2 Tratamentos, produtos, doses, épocas e número de aplicações.

Tratamentos	Produto	Doses	Nº - época(s) de aplicação
1	Testemunha	-	-
2	Biozyme® ¹	0,25 L ha ⁻¹	1 aplicação - V4
3	Biozyme®	0,25 L ha ⁻¹	1 aplicação - R2
4	Biozyme®	0,2 L ha ⁻¹ + 0,25 L ha ⁻¹	02 aplicações - TSP ² + R2
5	K-Fol® ³	1,0 kg ha ⁻¹	01 aplicação - R5,2
6	Raízal® ⁴	1,0 kg ha ⁻¹	01 aplicação - V2
7	Foltron® ⁵ + Herbicidas ⁶	1,0 kg ha ⁻¹	01 aplicação - V4

¹Biozyme® - 1% de N, 5% de K₂O, 0,08% de B, 0,4% de Fe, 1,0% de Mn, 1% de S, 2,0% de Zn e 3,5% de C orgânico total, d = 1,2 kg L⁻¹.

²TSP – tratamento de sulco de plantio via pulverizador acoplado na semeadora com vazão de 60 L ha⁻¹.

³K-fol® - 50% K₂O e 18,10% de P₂O₅.

⁴Raízal® - 9% de N, 45% P₂O₅ solúvel em água e 11% de K₂O.

⁵Foltron® - 5% de N, 19% de P₂O₅, 5% de K₂O e 0,7% de Carbono (C) orgânico total, d = 1,25 kg L⁻¹.

⁶Aplicado 1.600,00 g ha⁻¹ de equivalente ácido glifosato do Herbicida Xequê Mate® (sal de potássio de N-(phosphonomethyl)glycine 620g L⁻¹, equivalente ácido de 500 g L⁻¹).

Aos 5, 8 e 16 dias após a semeadura foram realizadas as avaliações de emergência de plantas com auxílio de uma régua de um metro. Foram escolhidos 10 pontos aleatórios dentro de cada faixa e realizada a contagem do número de plantas emergidas por metro linear. Com base nos dados de emergência aos 5, 8 e 15 DAS foi estimado o índice de velocidade de emergência (IVE) (Equação 1).

$$IVE = \left(\sum_i^n N_i / T_i \right)$$

Onde:

N_i – Número de plantas emergidas no tempo i e

T_i – Dias após a semeadura (DAS).

As aplicações dos tratamentos foram feitas com pulverizador pressurizado por CO₂, com pressão de trabalho de 3,2 kgf cm⁻² na saída do CO₂ e de 2,5 kgf cm⁻² na barra de pulverização, e ponta de bico tipo leque com ângulo de 110° Adia 0,2 da marca Magnus® (ANEXO 1).

Aos 15 e 33 dias após a aplicação do Raizal® as plantas estavam no estágio fisiológico V4 a V5 e R1, respectivamente. Nesses dias foram realizadas as avaliações do crescimento das plantas. Com auxílio de uma pá reta de 0,4 m de profundidade, foram retiradas quatro plantas em cada ponto de avaliação da faixa, sendo avaliado 10 pontos por faixa. Foram retiradas fotos (ANEXO 2) e posteriormente, as plantas foram limpas, separadas em parte aérea e raiz e acondicionadas em sacos de papel tipo kraft, previamente identificados, e secos em estufa de circulação forçada de ar a 55-60°C, até o peso constante. Em seguida as amostras foram pesadas, e obtido os valores de massa seca de parte aérea (MSPA), raiz (MSR) e total (MST). Com base na relação da massa seca de cada parte da planta (MSPA e MSR) e a MST foi obtido o particionamento de biomassa da planta na parte aérea (PPA) e raiz (PR) em porcentagem.

No estágio V4 a V5 da soja, também, foi realizada a avaliação de fluorescência da clorofila “a”, com auxílio do aparelho portátil FLUORPEN FP100, obtendo a curva da cinética OJIP ou cinética de Kirtsky e os índices de fluorescência inicial, máxima e de eficiência fotoquímica (Strausser et al., 2000). Para as leituras de fluorescência as folhas das plantas foram adaptadas ao escuro por 30 minutos. Foi realizada a avaliação na primeira folha completamente expandida. Foram realizadas as leituras em quatro plantas por ponto de avaliação e dez pontos por faixa, totalizando 40 leituras por tratamento.

Aos 4, 6, 9 e 12 dias após a aplicação do Biozyme® em R1 foram realizadas as avaliações de floração a partir da contagem simples do número de flores em 10 plantas por faixa coletadas aleatoriamente em 10 pontos distintos.

Aos 115 DAS foi realizada a colheita para a avaliação da produtividade de grãos e dos índices biométricos altura de planta, diâmetro do caule na base de inserção do caule no solo e o número de vagens com quatro, três, dois, um e zero (vazia) grãos. Para a avaliação da produtividade de grãos, em cada ponto de amostragem foram avaliados três metros das três linhas centrais, perfazendo área total de 4,5 m², ou nove metros lineares. Após a colheita a soja foi trilhada e retirado as impurezas. Em seguida, o material foi pesado e determinada a umidade, e assim, estimada a produtividade de grãos (kg ha⁻¹) com umidade ajustada para 13%. Para a avaliação dos demais índices biométricos foi realizada a avaliação nas plantas de 0,5 metro linear de cada ponto de colheita, e posteriormente realizando a média dos dados por ponto. Na Figura 2 está um organograma sequencial e cronológico de todas as atividades de plantio, aplicação dos tratamentos e avaliações realizadas.

Todos os dados obtidos através de contagem e os dados em porcentagem foram transformados ($\sqrt[2]{x + 1,0}$). Em seguida, para todos os dados obtidos foi realizada a análise exploratória para a identificação de dados discrepantes (*outliers*) utilizando gráficos *Boxplot*, no programa R (R CORE TEAM, 2020) (ANEXO 2). Posteriormente, os dados discrepantes foram descartados e realizada as análises estatísticas desbalanceada.

Nas avaliações da emergência das plântulas, como só havia o tratamento Biozyme® aplicado em TS, foi realizada a comparação desbalanceada da média geral de todos os demais tratamentos que não receberam nenhuma aplicação *versus* o Tratamento que recebeu Biozyme® utilizando o teste de Duncan (5% de probabilidade) no programa R (R CORE TEAM, 2020). (ANEXO 3).

Os demais dados obtidos foram submetidos a análise de variância e posteriormente a teste desbalanceado de comparação de médias (Tukey a 15% de probabilidade) utilizando o pacote ExpDes.pt (Ferreira et al., 2018) no programa R (R CORE TEAM, 2020). Para os dados de florescimento, também foram ajustados modelos matemáticos em função das datas de avaliação. Para os tratamentos que ajustaram ao mesmo tipo de modelo, foi realizado o teste de identidades de modelos não lineares com análise multivariada de agrupamento em cluster conforme descrito por Floriano et al. (2006) e Maia et al. (2009) utilizando os seguintes avaliadores de qualidade de ajuste: quadrado médio do resíduo (QME), Bayesian Information Criterion (BIC) e coeficiente de determinação (R^2 , em que $R^2 = \text{SQRegressão}/\text{SQTotal}$), comparados pelo intervalo de confiança ao nível de 95% de probabilidade. Na análise multivariada para comparação de modelos não lineares foi utilizado o pacote FactoMineR (Le et al., 2008) no programa R (ANEXO 3).

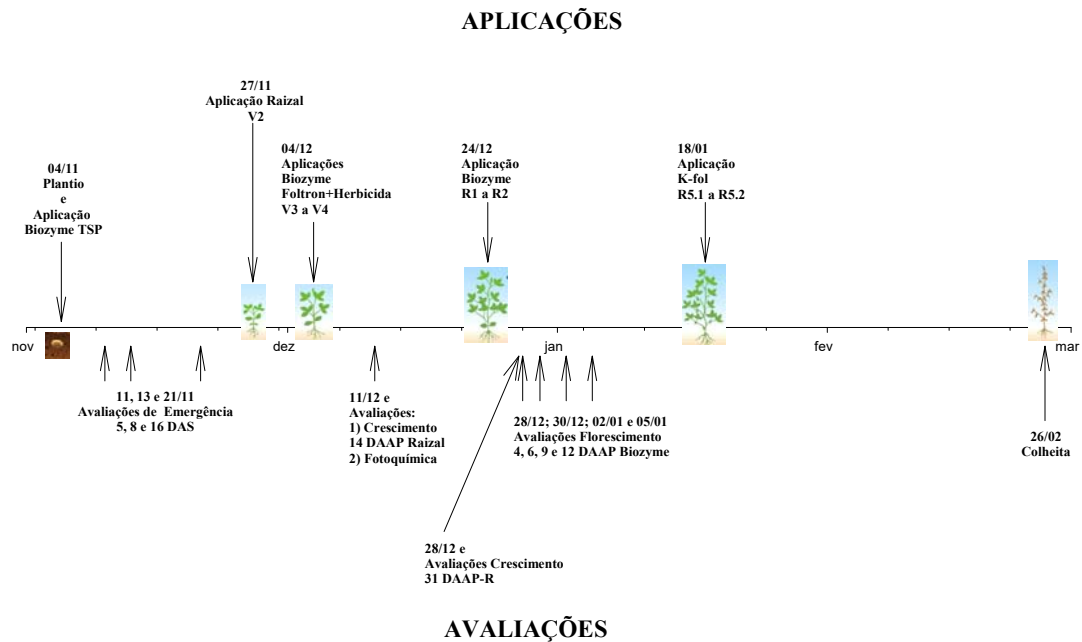


FIGURA 2 Esquema cronológico com as aplicações dos tratamentos, com data e estágio fenológico da cultura da soja cv. 7198 IPRO, e das datas das avaliações. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Junho, 2021.

4) RESULTADOS

Não houve diferença na emergência das plântulas aos 5 dias após a semeadura (DAS) com a aplicação do Biozyme® em tratamento de sulco de plantio (TSP) (Figura 3 A). Entretanto, aos 8 DAS houve aumento de 115% na emergência de plântulas com a aplicação do Biozyme®. Todavia, o aumento na emergência aos 8 DAS não se manteve na avaliação aos 15 DAS, igualando os tratamentos com e sem o Biozyme® em TSP, com média de 12 a 13 plantas mliner^{-1} (Figura 3 A). Mesmo não alterando o estande final, a aplicação do Biozyme® aumentou a velocidade de emergência das plântulas de soja (Figura 3 B).

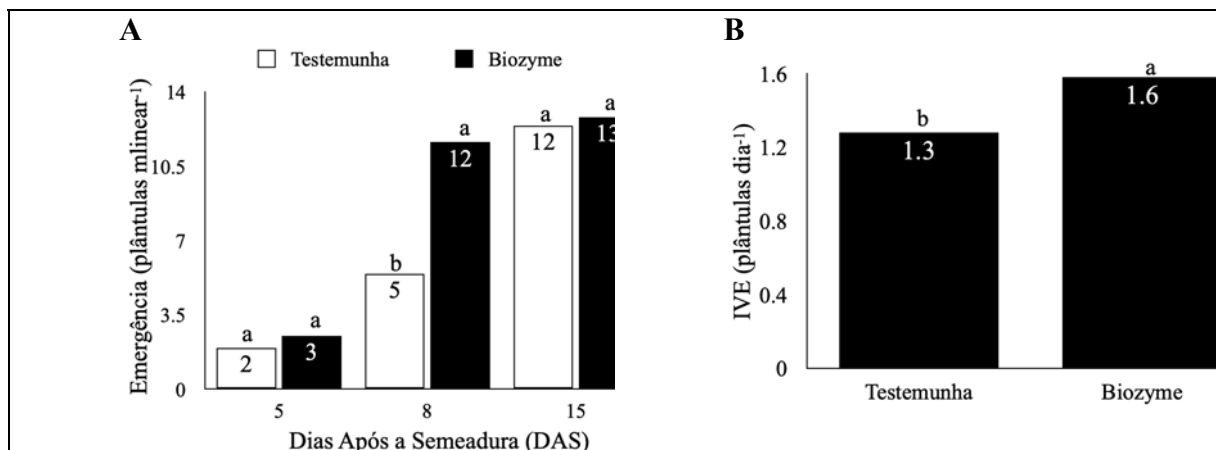


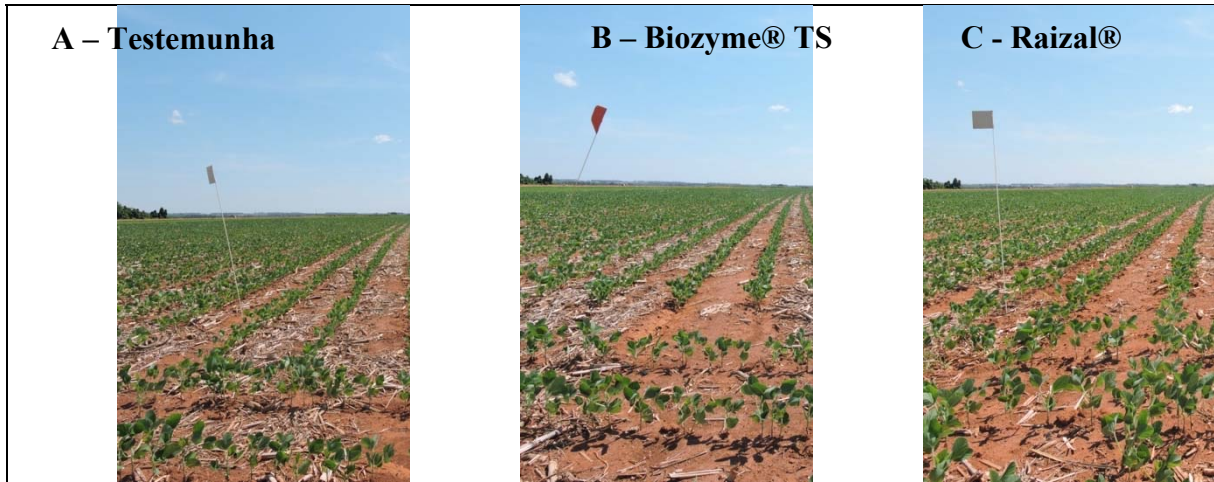
FIGURA 3 Germinação agrônômica, emergência de plântulas, de soja cv. 7198 IPRO, safra 2020/2021 (plântulas $mlinear^{-1}$) aos 5, 8 e 15 dias após a semeadura (DAS) (A) e Índice de Velocidade de Emergência (B) com e sem a aplicação do Biozyme® em sulco de semeadura. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Junho, 2021.

Após a semeadura da soja ocorreu a precipitação de 161 mm seguido de 16 dias sem chuva e com temperaturas máximas diárias altas, próxima a 32°C (Figura 1). Nesse período foi aplicado o Raizal® em V2-V3 (Figura 2). Aos 30 DAS, no 16º dia sem chuva, a soja estava no estágio fenológico de V3 a V5, quando foi observado visualmente maior crescimento das plantas com as aplicações do Biozyme® em TSP e do Raizal® em V2 (Figura 4). Com o Raizal®, também, observou maior desenvolvimento das plantas, as quais já estavam entre V4-V5, comparado as plantas tratadas com o Biozyme® em TSP e a testemunha, que estavam entre V3-V4.

Aos 11 e 28 de dezembro de 2021, 36º e 53º DAS, e 14º e 31º dia após a aplicação (DAAP) do Raizal®, respectivamente, foram realizadas avaliações do crescimento de parte aérea, raiz e total das plantas. No 14º DAAP do Raizal® as plantas estavam entre V4 e V5 e no 31º DAAP as plantas estavam no estágio fenológico entre R1 e R2. Aos 14 e 31 dias após a aplicação do Raizal® foi visível o maior crescimento vegetativo das plantas adubadas com esse fertilizante (Figura 5). Nessas avaliações houve alteração somente do crescimento do sistema radicular das plantas sendo, o maior crescimento obtido com o Biozyme® aplicado em V4 e com o Raizal® aplicado em V3 nas avaliações aos 14 e 31 DAAP do Raizal®, respectivamente (Figuras 6 A e B).

A massa seca total das plantas nas avaliações aos 14 e 31 DAAP do Raizal® não alterou com os tratamentos. Todavia a distribuição de biomassa da planta diferiu entre os tratamentos. No 14º DAAP do Raizal, as plantas adubadas com o Biozyme® e Foltron® em V4 tiveram maior partição de biomassa para o sistema radicular, enquanto com a adubação com o Raizal® em V3 e Biozyme® em TSP, e sem adubação foliar, a Testemunha, houve maior distribuição de biomassa para a parte aérea (Figura 6 C). Já no 31º DAAP do Raizal® observa-se maior partição de biomassa para o sistema radicular quando da aplicação desse fertilizante, contrastando com os demais tratamentos que obtiveram maior partição de biomassa para a parte aérea das plantas (Figura 6 D).

Ainda, aos 14 DAAP do Raizal®, com a soja no estágio fenológico entre V4-V5 foi avaliada a fluorescência de clorofila “a” (Figura 2). De toda a luz interceptada pelas folhas das plantas parte é transformada em energia bioquímica para a fixação de carbono na fotossíntese e outra parte é perdida na forma de calor e de fluorescência. A energia capturada pelos



pigmentos fotossintéticos, principalmente a clorofila *a*, são transmitidos na forma de ressonância até os centros de reação dos fotossistemas. Todavia, se algum processo durante essa transmissão estiver com alterações bioquímicas e, ou, estruturais, a energia em vez de ser utilizada na fotossíntese é perdida na forma de fluorescência. Assim, quanto maior a perda de energia na forma de fluorescência, menor a eficiência fotossintética da planta.

FIGURA 4. Fotos obtidas dos tratamentos Testemunha (A), Biozyme® em tratamento de sulco de semeadura (B) e com a aplicação do Raizal® em V2 (C), aos 30 dias após a semeadura. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Junho, 2021.

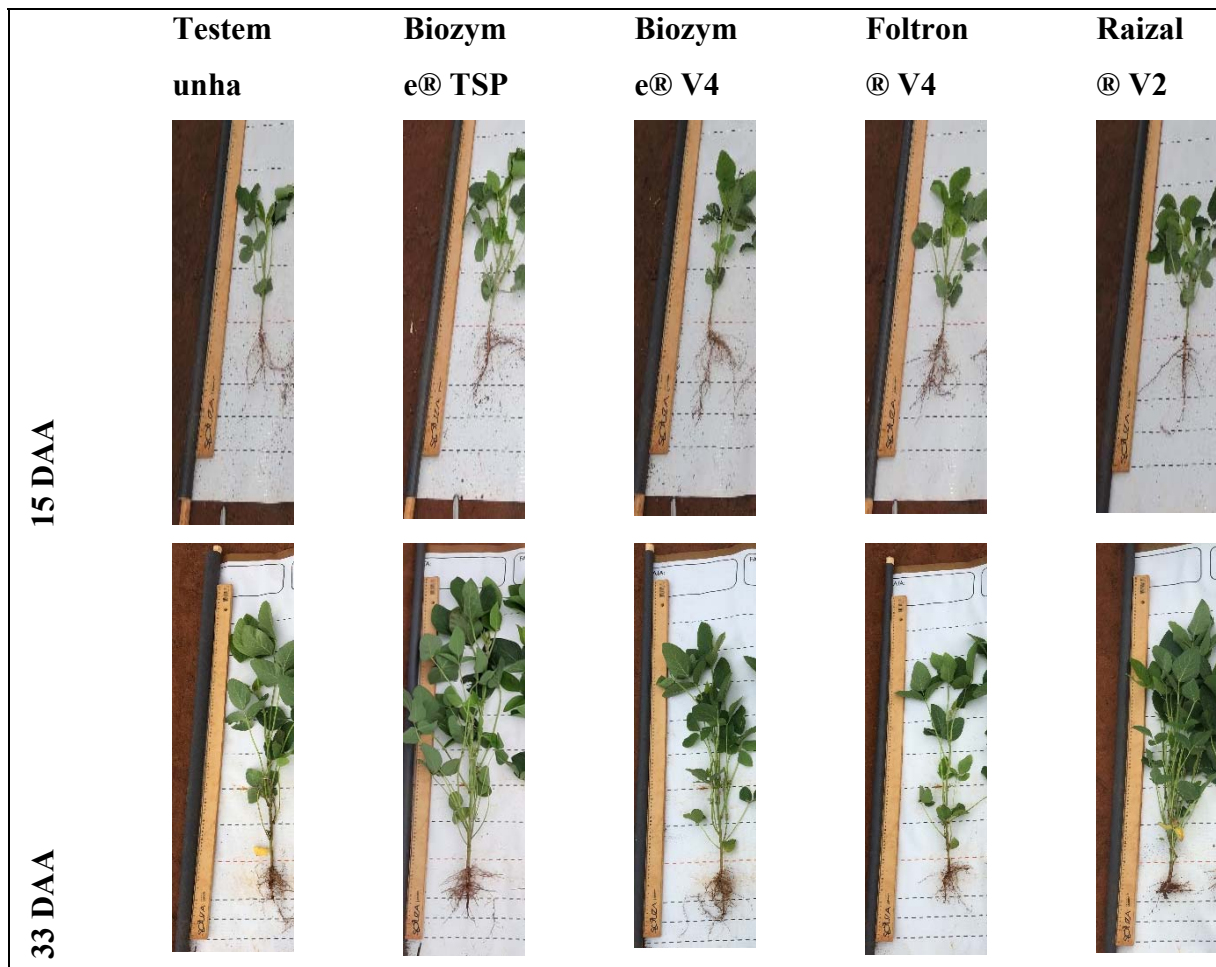


FIGURA 5. Imagens obtida das avaliações realizadas aos 14 e 31 dias após a aplicação do Raizal® dos tratamentos Testemunha, Biozyme® localizado no sulco de plantio (TS), Biozyme® em V4, Foltron® em V4 e Raizal® em V3.

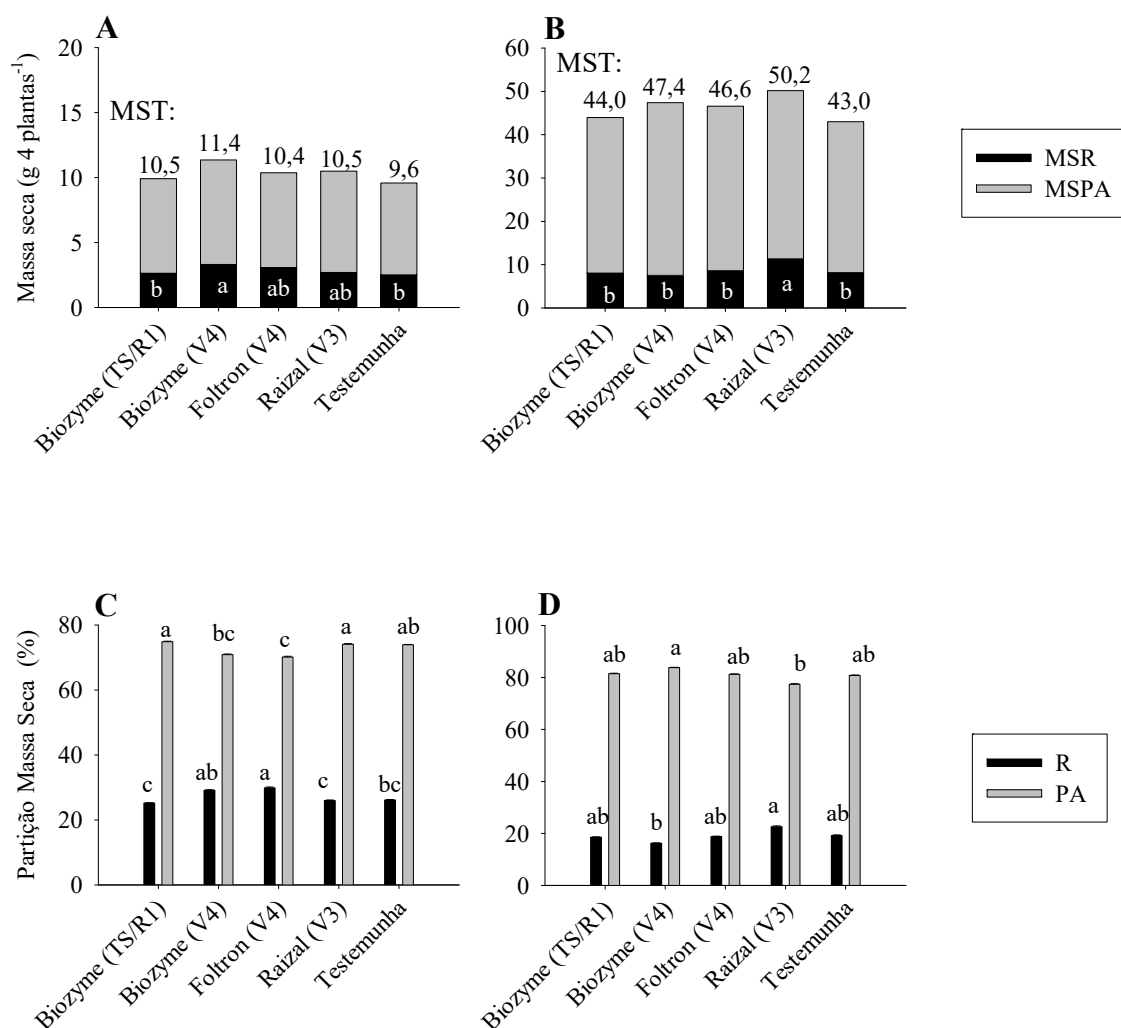


FIGURA 6. Crescimento da soja cv. 7198 IPRO, massa seca da parte aérea (MSPA), raiz (MSR) e total (MST) (g por 4 plântulas), aos 14 e 31 dias após a aplicação do Raizal® (A e B, respectivamente) e partição de massa seca (%) para raiz (R) e parte aérea (PA) aos 14 e 31 dias após a aplicação do Raizal® (C e D, respectivamente). ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Junho, 2021.

A primeira análise de fluorescência é a obtenção da cinética de Kirtsky, ou curva OJIP (Figura 6 A). Essa é uma representação gráfica das leituras de fluorescência medidos pelo equipamento a partir de 11 μ s (microssegundos) e a cada 10 μ s, até 2.000.000 de μ s, com o tempo em escala logarítmica de base 10 (Figura 7 A). Sem a aplicação dos fertilizantes, tratamento testemunha, foram obtidos os menores valores de fluorescência ao longo do tempo (Figura 7 A), o que é corroborado pelos menores valores de fluorescência inicial (F_o) e máxima (F_m) (Figuras 7 B e C, respectivamente). Consequentemente, as plantas sem a adubação foliar

são as que apresentavam maior eficiência fotoquímica, ou seja, maior eficiência em transformar a energia luminosa interceptada em energia bioquímica para a fixação de carbono (Figura 6 D). Mesmo apresentando maior eficiência fotoquímica sem a adubação foliar e, ou, via TSP (77%), as plantas do tratamento testemunham ainda obtiveram valores abaixo do esperado para plantas em desenvolvimento normal (83%). Esse é um indicativo de que essas plantas estavam sob condição de estresse. Como já relatado, houve 16 dias sem precipitação, e quando houve foi mal distribuída, com volume total de chuva nos meses de novembro e dezembro de 2020 de apenas 297 mm (Figura 1).

As plantas que receberam algum tratamento de adubação, independente da fonte e época de aplicação, apresentaram maior perda de energia na forma de fluorescência (Figuras 7 A, B e C), quando comparadas com a testemunha. Quando as plantas estão sob estresse, há uma reação em série no metabolismo, principalmente nos cloroplastos, levando a desestruturação da organela, com redução drástica da atividade fotossintética. O índice de fluorescência de clorofila “a” Mo, é um indicativo da ultraestrutura dos cloroplastos onde, quanto menor o valor maior o grau de organização da organela, ou seja, menores os danos do estresse. Em geral, observa-se que quando não aplicado nenhum fertilizante foliar, foram obtidos os menores valores de Mo (Figura 7 E). Esses resultados podem estar associados ao aumento da condição de estresse quando associada a má distribuição de chuvas, déficit hídrico, com a adubação.

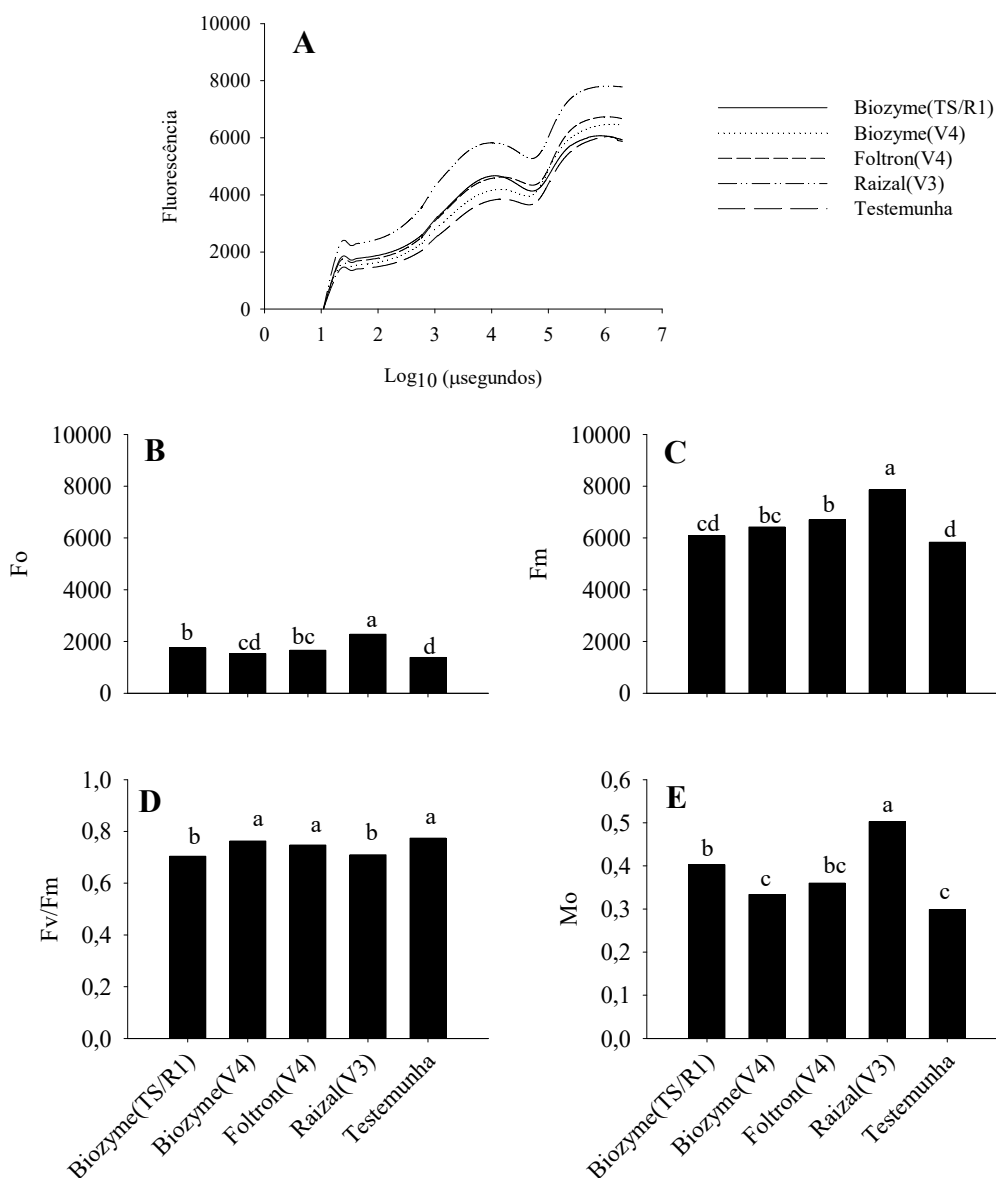


FIGURA 7. Fluorescência de Clorofila “a”: cinética de Kirtisky (OJIP) (A); Fluorescência inicial (Fo) (B); Fluorescência máxima (Fm) (C), Eficiência fotoquímica (Fv/Fm) (D) e Índice de ultraestrutura dos Cloroplastos (Mo) (E) na primeira folha completamente expandida da soja cv. 7198 IPRO aos 14 dias após a aplicação do Raizal®, com a soja no estágio fenológico V4-V5. O tratamento Biozyme® TS/R1 só tinha recebido a 1ª aplicação, que foi no tratamento de sulco de plantio (TS). ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Junho, 2021.

Quando correlacionado os índices de fluorescência de clorofila “a” com os dados de crescimento aos 14 DAAP do Raizal® não obteve nenhum resultado significativo (Tabela 3). Todavia, correlacionando os índices de fluorescência de clorofila “a” com os dados de crescimento obtidos aos 31 DAAP do Raizal®, verifica-se correlação positiva da Fo e do Mo com a MSR e PR, ou seja, quando há maior crescimento do sistema radicular há redução da

eficiência fotoquímica das plantas, que pode ser justificado por danos a ultraestrutura dos cloroplastos (Tabela 3). O maior crescimento de raiz avaliado aos 31 DAAP do Raizal® foi justamente com a aplicação desse fertilizante (Figura 5 B). Assim, pode-se afirmar que a aplicação do Raizal®, possivelmente, alterou o metabolismo das plantas resultando em maior partição de fotoassimilados para o crescimento do sistema radicular, com consequente redução da eficiência fotoquímica, o que é verificado pela correlação negativa entre o crescimento de raiz (MSR) aos 33 DAAP do Raizal® e a eficiência fotoquímica (Tabela 3).

TABELA 3. Coeficiente de correlação de Pearson entre os índices de fluorescência de clorofila “a”: Fluorescência inicial (Fo); Fluorescência máxima (Fm); Eficiência Fotoquímica (Fv/Fm) e Índice de Ultraestrutura dos Cloroplastos (Mo), obtidos aos 14 dias após a aplicação (DAAP) do Raizal® e as avaliações de crescimento, massa seca de parte aérea (MSPA), raiz (MSR) e total (MST) (g 4plantas⁻¹) e partição de massa seca para a parte aérea (PA) e raiz (PR) (%), realizadas aos 14 e 31 DAAP do Raizal®. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Maio 2021.

Épo ca de Ava liaç ão	Variávei s de Crescim ento	F o	F m	F v / F m	M o
14 DA AP	MSPA	-	-	-	-
		0	0	0	0
		, 0	, 0	, 0	, 0
		0 n	3 n	3 n	1 n
	MSR	s	s	s	s
		-	-	-	-
		0	0	0	0
		, 1	, 0	, 1	, 1
		1 n	3 n	4 n	2 n
		s	s	s	s
	MST	-	-	-	-
		0	0	0	0
		, 0	, 0	, 0	, 0
		4 n	3 n	6 n	5 n
		s	s	s	s
	PA	-	-	-	-
		0	0	0	0
		, 1	, 0	, 1	, 1
		2	3	5	3

		n	n	n	n
		s	s	s	s
		-			-
		0	0	0	0
		,	,	,	,
		1	0	1	1
		2	3	5	3
		n	n	n	n
		s	s	s	s
		0	0	0	-
		0	0	0	0
		,	,	,	,
		0	0	0	0
		2	7	8	2
		n	n	n	n
		s	s	s	s
		0	0	-	0
		,	0	0	,
		4	,		4
		8	3		1
		*	4		*
		*	*	2	*
				7	
		0	0	0	0
		,	,	,	,
		1	1	0	0
		4	5	1	9
		n	n	n	n
		s	s	s	s
		-	-	0	-
		0	0		0
		,	,		,
		4	2		4
		5	7		1
		*	n	3	*
		*	s	4	*
		0	0	-	0
		,	,	0	,
		4	2		4
		5	7		1
		*	n	3	*
		*	s	4	*

**, * e ns Significativo a 1 e 5% e não significativo, respectivamente, pelo teste de F (5% de probabilidade).

Aos 4, 6, 9 e 12 dias após a aplicação do Biozyme® em R1 foi realizada a contagem do número de flores por planta. Aos 4 e 6 dias não foi obtido diferença do número de flores entre os diferentes tratamentos (Figura 8 A). Aos 9 e 12 DAAP o maior número de flores foi obtido nas plantas adubadas com o Biozyme® e o Foltron® em V4 (Figura 8 D).

Foi ajustado modelos matemáticos para o número de flores em função das épocas de avaliação (Figura 8 B). Observa-se efeito quadrático quando aplicado o Biozyme® em R1, ou seja, a aplicação desse fertilizante em R1 proporcionou o maior número de flores por planta (109) (Figura 8 B). Todavia, as plantas deste tratamento não foram capazes de reter essas flores, obtendo o menor valor na última avaliação (47) (Figura 8 B). Com a aplicação do Biozyme® em TS/R1 e em V4, foi obtido redução do número de flores em função das épocas avaliadas, semelhante ao observado nas plantas da Testemunha (Figura 8 B). Todavia, com a aplicação do Biozyme® em TS/R1 houve maior perda de flores, quando comparado com os modelos lineares ajustados para os tratamentos com Biozyme® em V4 e a Testemunha.

Na colheita avaliou o número de vagens com 4, 3, 2 e 1 grão e total de vagens por planta (Figuras 8 A, B, C, D e E, respectivamente). Não houve alteração significativa do número de vagens vazias com os tratamentos, obtendo valores médios inferior a um (1). O número de vagens com 4 grãos também não diferiu entre os tratamentos (Figura 9 A). As plantas adubadas como K-fol® em R5.1 obtiveram o maior número de vagens com 3 grãos e o tratamento com aplicação do Foltron® em V4 o menor número (Figura 8 B). Com a aplicação do Biozyme® em V4 e em TS/R1 foram obtidos o maior número de vagens com 2 e 1 grãos, respectivamente (Figuras 9 C e D, respectivamente). O número total de vagens não variou entre os tratamentos (Figura 9 E).

O diâmetro do caule na base de inserção com o solo e o número de grãos por planta, também, não alteraram entre os tratamentos (Figura 10 B e C). A maior altura das plantas foi obtida com a aplicação do K-fol® em R5.1 (Figura 10 A). O peso de mil grãos foi maior nas plantas adubadas com o Biozyme® em TS/R1, Foltron® em V4 e Raizal® em V3 (Figura 10 D). A maior produtividade de grãos foi obtida com a aplicação do Foltron® em V4 seguida do Biozyme em R1 e do Biozyme em TS/R1 (Figura 10 E).

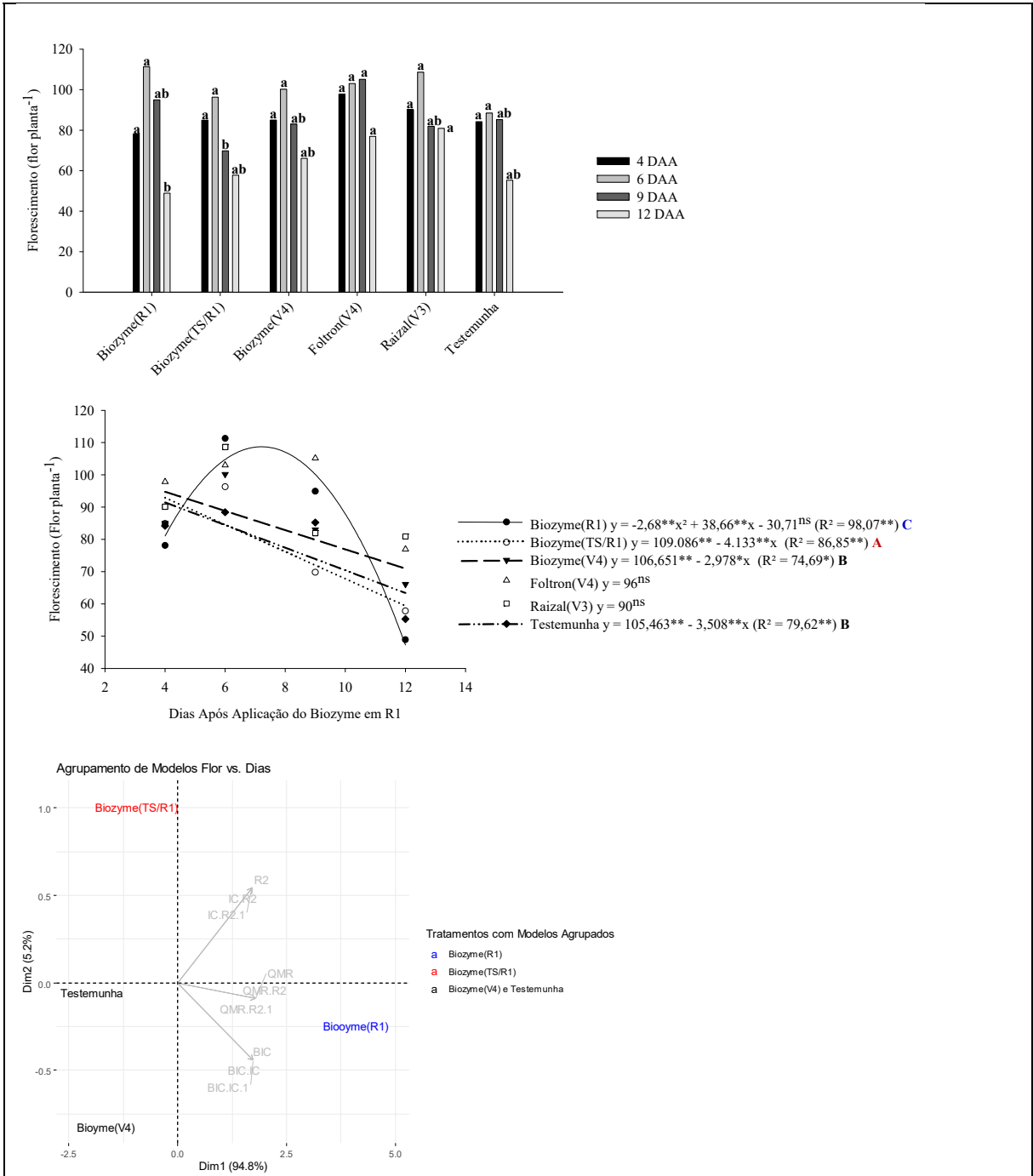


FIGURA 8. Número de flores (Flor planta⁻¹) da soja cv. 7198 IPRO aos 4, 6, 9 e 12 dias após a aplicação (DAAP) do Biozyme® no estágio R1 (A) e ajuste de modelos matemáticos do número de flores por tratamento em função dos dias de avaliação (B). ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Junho, 2021.

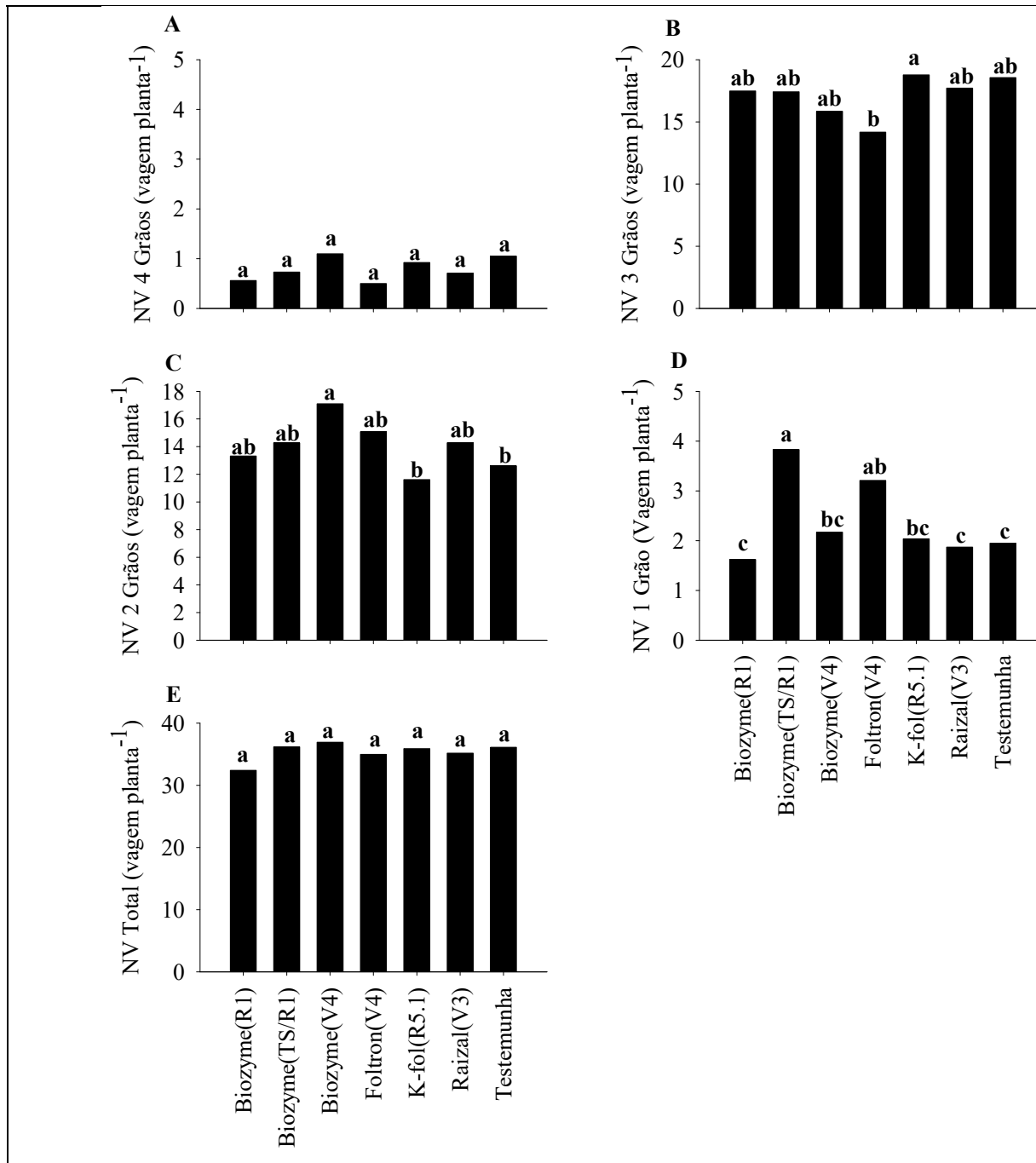


FIGURA 9. Número de vagens com 4 (A), 3 (B), 2 (C) e 1 (D) grão, vagens vazias (E) e número total de vagens (F) na soja cv. 7198 IPRO no momento colheita, estágio R8 de desenvolvimento. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Junho, 2021.

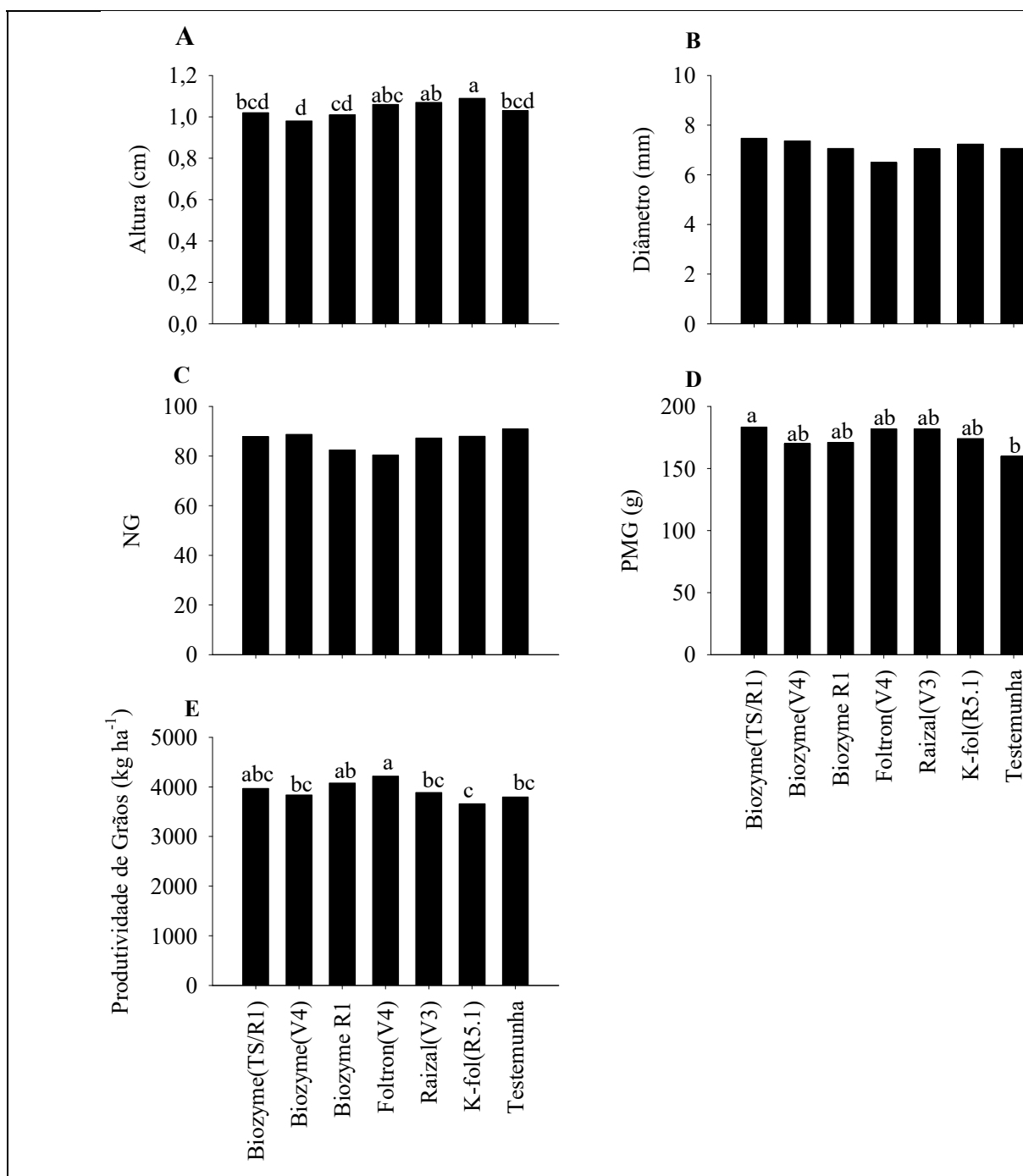


FIGURA 10. Altura (cm) (A), diâmetro do caule na inserção com o solo (mm) (B), número de grãos (NG) (C), peso de mil grãos (PMG) (D) e produtividade de grãos (E) da soja cv. 7198 IPRO. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Junho, 2021.

5) DISCUSSÃO

Em geral, a aplicação do Biozyme® em tratamento de sulco de plantio (TS) aumentou a velocidade de emergência, mas sem alterar o estande final de plantas (Figuras 3 A e B). O Biozyme® é um fertilizante que contém bioestimulantes. Os bioestimulantes alteram o desenvolvimento das plantas, principalmente na interação dessas com as condições de ambiente. Na germinação os bioestimulantes alteram a decomposição dos compostos de reserva aumentando a velocidade de germinação e crescimento das plantas (Castro & Vieira, 2001). Assim, a aplicação do Biozyme® possibilitou a manutenção dos processos de germinação das plantas, mesmo sob condições de estresse salino (Yildirim et al. 2002) e de baixas temperaturas (Diesel & Silva, 2020).

Para a cultura da soja, no presente trabalho, foi obtido aumento da velocidade de emergência das plântulas (Figura 3 B). Esse resultado é contraditório ao encontrado na literatura para a cultura da soja, onde não foi verificada alteração na germinação e no índice de velocidade de germinação com a aplicação do Biozyme® (WEBER, 2011; SANTOS, 2017 e MENDES, 2019). Todavia, há relatos que a aplicação do Biozyme® em tratamento de semente resulta em aumento da produtividade de grãos no final do ciclo da cultura (ZANDONÁ, et al., 2019). No presente trabalho, a aplicação do Biozyme® aumentou a produtividade de grãos da soja somente quando aplicado em R1 (Figura 10 E).

Durante o período de estresse hídrico após a semeadura foi realizada a aplicação do Raizal® no estágio V4. Aproximadamente 20 dias após já foi observado, visualmente, maior crescimento das plantas com a aplicação do Raizal® (Figuras 4 e 5), corroborado pelo maior crescimento das plantas na avaliação aos 31 dias após a aplicação desse fertilizante (Figura 6 B). O maior desenvolvimento das plantas com a aplicação do Raizal® pode ser atribuído à maior partição de massa seca para as raízes (Figura 5 D). Todavia, o maior dreno de fotoassimilados para as raízes das plantas, resultou em redução da eficiência fotoquímica (Figura 6 D), o que se correlaciona negativamente com o crescimento da parte aérea das plantas (Tabela 3), resultando em baixa produtividade de grãos (Figura 10 E).

A aplicação do Biozyme® e do Foltron em V4 foram os tratamentos que proporcionaram maior eficiência fotoquímica das plantas (F_v/F_m), juntamente com a testemunha (Figura 6 D). Todavia, em função do baixo peso de mil grãos das plantas dos

tratamentos Testemunha e as adubadas com o Biozyme® em V4, a maior produtividade foi obtida com o Foltron® em V4 (Figura 10 E).

A aplicação de fertilizantes foliares associados a bioestimulantes na soja possuem resultados contraditórios na literatura. Em geral, a nutrição foliar de plantas obtêm sucesso quando há a restrição de desenvolvimento do sistema radicular das plantas em função de condições de estresse. No presente trabalho, mesmo nas plantas testemunhas, a produtividade de grãos não foi baixa. É improvável que o N, P e o K da constituição do Foltron® substitua o N oriundo da fixação biológica e o P e o K da adubação via solo. Assim, os resultados podem ser atribuídos aos efeitos no metabolismo da planta. Efeitos esses difíceis de explicar e de reproduzir em condições de campo, pois a ação dos hormônios vegetais é variável conforme o estágio de desenvolvimento da cultura e das condições de ambiente. É importante destacar que a aplicação do Foltron®, juntamente com o controle de plantas daninhas em V4, proporcionou plantas com maior eficiência fotoquímica. A manutenção da eficiência fotoquímica pode ser traduzida em menor efeito da condição de estresse sobre essas plantas.

A associação de bioestimulantes com herbicida é uma técnica bastante utilizada, e tem como objetivo, principalmente para a cultura da soja, reduzir os possíveis efeitos negativos da fitotoxidez dos herbicidas. Trabalhos demonstram que há inclusive efeito sinérgico do glifosato com bioestimulantes, aumentando a germinação de sementes de soja, porém sem efeitos sobre o crescimento inicial da cultura (Oliveira et al., 2020), mas com incrementos de produtividade (BERTOLIN, et al., 2010).

Outra técnica utilizada no Brasil é a aplicação de potássio (K) na fase de enchimento de grãos. A aplicação do K-fol® com essa finalidade até aumentou o número de vagens com três grãos (Figura 9 B). Mas em função do baixo peso de mil grãos (Figura 10 D), a aplicação desse fertilizante não proporcionou ganho de produtividade, obtendo o menor valor, inclusive em relação à área Testemunha (Figura 10 E).

Para as condições do presente trabalho, as alterações biométricas obtidas nos tratamentos com a aplicação do Biozyme® e do Raizal® em V4 e do K-fol® em R5.1 não resultaram na maior produtividade de grãos. Em contrapartida, a alteração fisiológica, identificada pelo aumento da eficiência fotoquímica, obtida com a adubação foliar com o Foltron® em aplicação conjunta com o glifosato, resultou em incremento significativo de produtividade de grãos da soja em 420 kg ha^{-1} , em relação à testemunha.

6) CONCLUSÕES

Com os resultados obtidos conclui-se que a aplicação do Foltron® em V3-V4, juntamente com o herbicida glifosato em pós-emergência, resultou em maior eficiência fotoquímica da planta, e conseqüentemente maior produtividade de grãos da soja.

REFERENCIAS BIBLIOGRÁFICAS

BALEN, A. B.; Lange, A.; Cavalli, E.; Santos, P. H. dos; Cavalli, C. Aplicação de Fertilizante Foliar na Cultura da Soja. XXV Congresso Brasileiro de Ciência do Solo, 2015. Disponível em: https://www.sbcs.org.br/cbcs2015/anais/index_int0782.html, Acesso em 18 de dezembro de 2017.

BOOTE, K.J.; Gallaher, R.N.; Robertson, W.K.; Hinson, K.; Hammond, C... Effect of foliar fertilization on photosynthesis, leaf nutrition, and yield of soybeans. **Agronomy Journal**, 70:787-791. 1978. DOI: <https://doi.org/10.2134/agronj1978.00021962007000050022x>.

CASTRO, P.R.C.; VIEIRA, E.L. Aplicações de reguladores vegetais na agricultura tropical. Guaíba: Agropecuária, 132p., 2001.

DIESEL, P.R.; SILVA, V.N.. Initial development of millet with use of biostimulant under different temperatures. Scientific Electronic Archives, v.13, n.2, p.20-27. 2020. DOI: <https://doi.org/10.36560/1312020818>.

EICHERT, T.; FERNÁNDEZ, V.. Uptake release of elements by leaves and other aerial plant parts. IN: MARCHNER, P.. Mineral nutrition of higher plants. London: ELSEVIER. 2012. p.71-84. DOI: <https://doi.org/10.1016/B978-0-12-384905-2.00004-2>.

FERREIRA, E.B.; CAVALCANTI, P.P.; NOGUEIRA, D.A.. ExpDes.pt: Pacote Experimental Designs (Portuguese). R package version 1.2.0. 2018. URL: <https://CRAN.R-project.org/package=ExpDes.pt>.

FLORIANO, E.P.; MKÜLLER, I.; FINGER, C.A.G.; SCHEIDER, P.R.. Ajuste de seleção de modelos tradicionais para série temporal de dados de altura de árvores. Ciência Florestal, v.16, n.2, p.177-199. 2006. DOI: <https://doi.org/10.5902/198050981898>.

GARCIA, R.; HANWAY, J.J.. Foliar fertilization of soybeans during the seed-filling period, **Agronomy Journal**, 68:653-657. 1976. DOI: <https://doi.org/10.2134/agronj1976.00021962006800040030x>

GEORGE, E.; HORST, W.J.; NEUMANN, E.. Adaptation of Plants to Adverse Chemical Soil Conditions. IN: MARCHNER. P.. Mineral Nutrition of Higher Plants. London: Elsevier. 409-472p. 2012. DOI: <https://doi.org/10.1016/B978-0-12-384905-2.00017-0>.

HAQ, M.U.; MALLARIANO, A.P.. Foliar Fertilization of Soybean at Early Vegetative Stages. **Agronomy Journal**, 90:763-769, 1998. DOI: <https://doi.org/10.2134/agronj1998.00021962009000060008x>.

HAQ, M.U.; MALLARIANO, A.P.. Soybean yield and nutrient composition as affected by early season foliar fertilization. **Agronomy Journal**, 92: 16-24. 2000. DOI: <https://doi.org/10.2134/agronj2000.92116x>.

LÊ, S.; JOSSE, L.; HUSSON, F.. FactoMineR: An R Package for Multivariate Analysis. *Journal of Statistical Software*, v.25, n.1, p.1-18. 2008. DOI: <https://doi.org/10.18637/jss.v025.i01>.

LOPES, A.S.; COX, F.R.. A survey of the fertility status of surface soils under “Cerrado” vegetation in Brazil. *Soil Science Society of America Journal*, v.41, n.4. 742-747p. 1977. DOI: <https://doi.org/10.2136/sssaj1977.03615995004100040026x>.

MAIA, E.; SIQUEIRA, D.L. de; SILVA, F.F. e; PETERNELLI, L.A.; SALOMÃO, L.C.C.. Método de comparação de modelos de regressão não-lineares em bananeiras. *Ciência Florestal*, v.39, n.5, p.1380-1386. 2009. DOI: <https://doi.org/10.1590/S0103-84782009000500012>.

MALLARIANO, A.P. Foliar fertilization of soybean: Is it useful to supplement primary fertilization? **Integrated Crop Management News**. 1452. 2005.

MENDES, C.R.L.G.. Efeito de Bioestimulantes no Desenvolvimento Inicial de Soja sob Deficiência Hídrica. Dissertação (mestrado) - Universidade Estadual Paulista (Unesp), Faculdade de Ciências Agrônomicas, Botucatu, 2019. 80 p. Disponível em: https://repositorio.unesp.br/bitstream/handle/11449/183599/mendes_crlg_me_botfca_su_b.pdf?sequence=8&isAllowed=y, acessado em 14 de junho de 2021.

MONSOY 7198 (2020a). Disponível em: <https://www.monsoy.com.br/pt-br/variedades/variedades/variedades-detail-template.html/m7198ipro.html> . Acessado em 20 de novembro de 2020.

MONSOY 7198 (2020b). Disponível em: <https://agrosolsementes.com.br/m7198/>. Acessado em 20 de novembro de 2020.

N.K., FAGERIA; M.P., BARBOSA FILHO; A., MOREIRA; C.M., GUIMARÃES. Foliar Fertilization of Crop Plants. *Journal of Plant Nutrition*, v.32, n.6, p.1044-1064. 2009. DOI: <https://doi.org/10.1080/01904160902872826>.

OLIVEIRA, T.R. de; THOMÉ, S.E.N.; ANDRADE, M.G. de O.; CONTARDI, L.M.; LIMA, S.F. de. Desempenho fisiológico de sementes de soja RR em subdoses de Glifosato submetidas ao bioestimulante. *Research, Society and Development*, v.9, n.10, e5489108725. 2020. DOI: <http://dx.doi.org/10.33448/rsd-v9i10.8725>.

R CORE TEAM (2020). R: A language and environment for statistical computing. R Foundation for Statistical Computing, Vienna, Austria. URL: <https://www.R-project.org/>.

ROSOLEM, C. A. Recomendação e aplicação de nutrientes via foliar. Lavras: Ufla/Faepe, 2002.

SANTOS, M.N. dos. A influência do uso de bioestimulantes no tratamento de sementes de soja e trigo. Trabalho de Conclusão de Curso (graduação) – Universidade Federal da Fronteira Sul, Cerro Largo, RS, 2017. 30f. Disponível em <https://rd.uffs.edu.br/bitstream/prefix/1872/1/SANTOS.pdf>, acessado em 14 de junho de 2021.

SILVA, N. F. da.; Clemente, G. S.; Teixeira, M. B.; Soares, F. A. L.; Cunha, F. N.; & da Silva Azevedo, L. O. Use of Foliar Fertilizers for the Specific Physiological Management of Different Soybean Crop Stages. **American Journal of Plant Sciences**, v. 8, n. 04, p. 810, 2017. DOI: <https://doi.org/10.4236/ajps.2017.84056>.

STRASSER, R.J.; SRIVASTAVA, A.; TSIMILLI-MICHAEL, M.. The fluorescence transient as a tool to characterize and screen photosynthetic samples. In: YUNUS, M.; PATHRE, U.; MOHANTY, P.. *Probing Photosynthesis: Mechanism, Regulation and Adaptation*. London/UK: Taylor and Francis. p.445-483. 2000. DOI: <https://doi.org/10.1201/9781482268010>.

VENEZIANO, V.M.; RODRIGUES, C.R.; SOFFIATTI, J.M.; ARAUJO NETO, F.R. de; ALVES, G.B.; DIAS, P.D.C.; QUINTINO, V.L.; RODRIGUES, T.M.; CASTOLDI, G.; ARLOS, L.; GUIMARÃES, J.P.C.; GUIMARÃES JUNIOR, R.G.; LUIZ, I.A.; BARBOSA, K. de P.; TRINDADE, P.R.. Is foliar fertilisation essential for high soybean yields. *Journal of Plant Nutrition*. No prelo. 2021. (Comunicação Pessoal).

WEBER, F.. Uso de bioestimulante no tratamento de sementes de soja. 2011. 27 f. Dissertação (Mestrado) - Curso de Programa de Pós-graduação em Ciência e Tecnologia de Sementes, Universidade Federal de Pelotas, Pelotas-RS, 2011. Disponível em

http://guaiaca.ufpel.edu.br/bitstream/123456789/1528/1/dissertacao_fernanda_weber.pdf, acessado em 14 de junho de 2021.

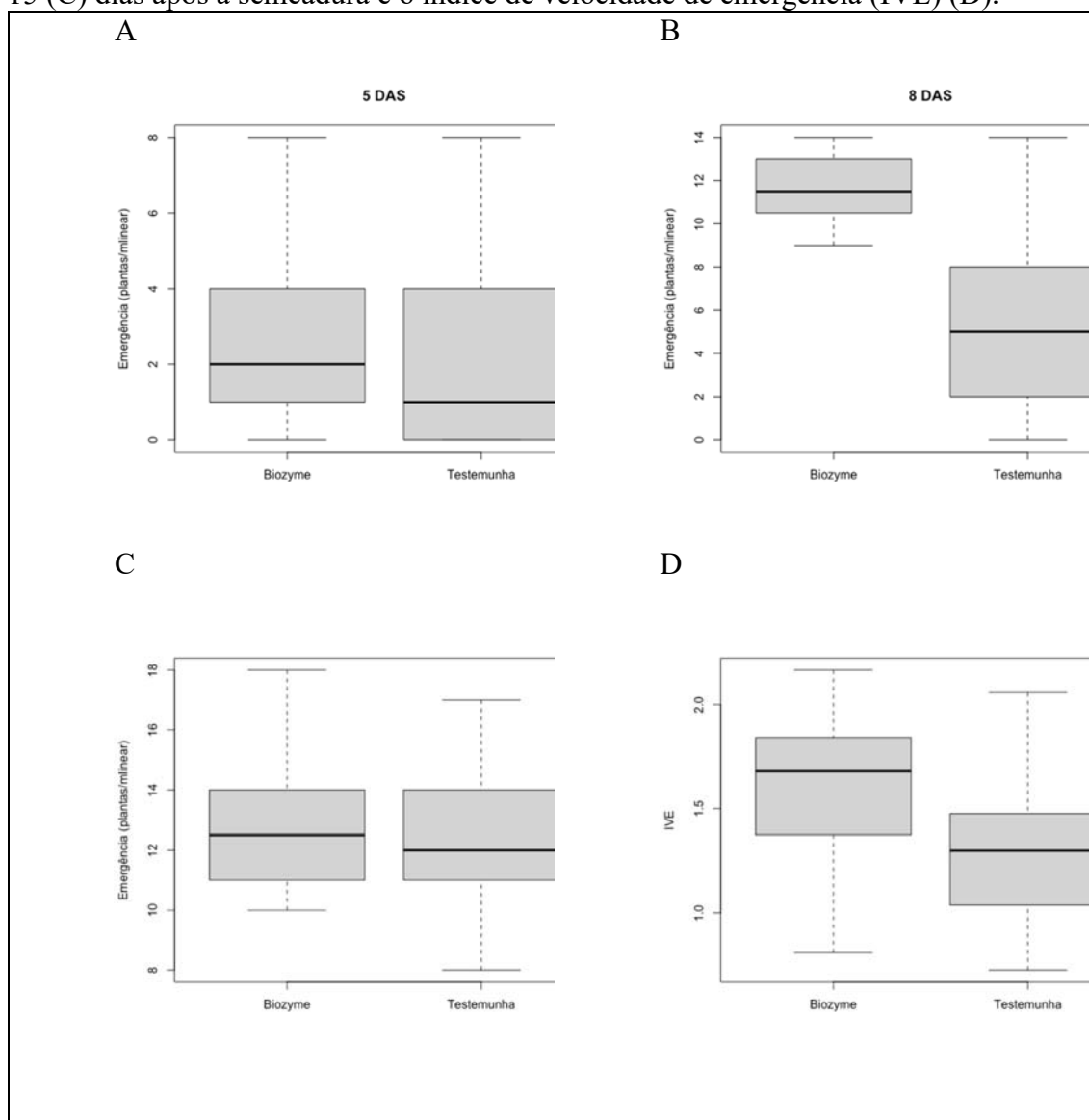
YILDIRIM, E.; DURSUN, A.; GÜVENC, I.; KUMLAY, A. M.. The effects of different salt, biostimulant and temperature levels on seed germination of some vegetable species. *Acta Horticulturae*, v.579, p.249-253. (2002). DOI: <https://doi.org/10.17660/actahortic.2002.579.41>.

ZANDONÁ, R.R.; PAZDIORA, P.C.; PAZINI, J. DE B.; SEIDEL, E.J.; ETHUR, L.Z.. Chemical and biological seed treatment and their effect on soybean development and yield. *Revista Caatinga*. V.32, n.2. 2019. DOI: <https://doi.org/10.1590/1983-21252019v32n229rc>.

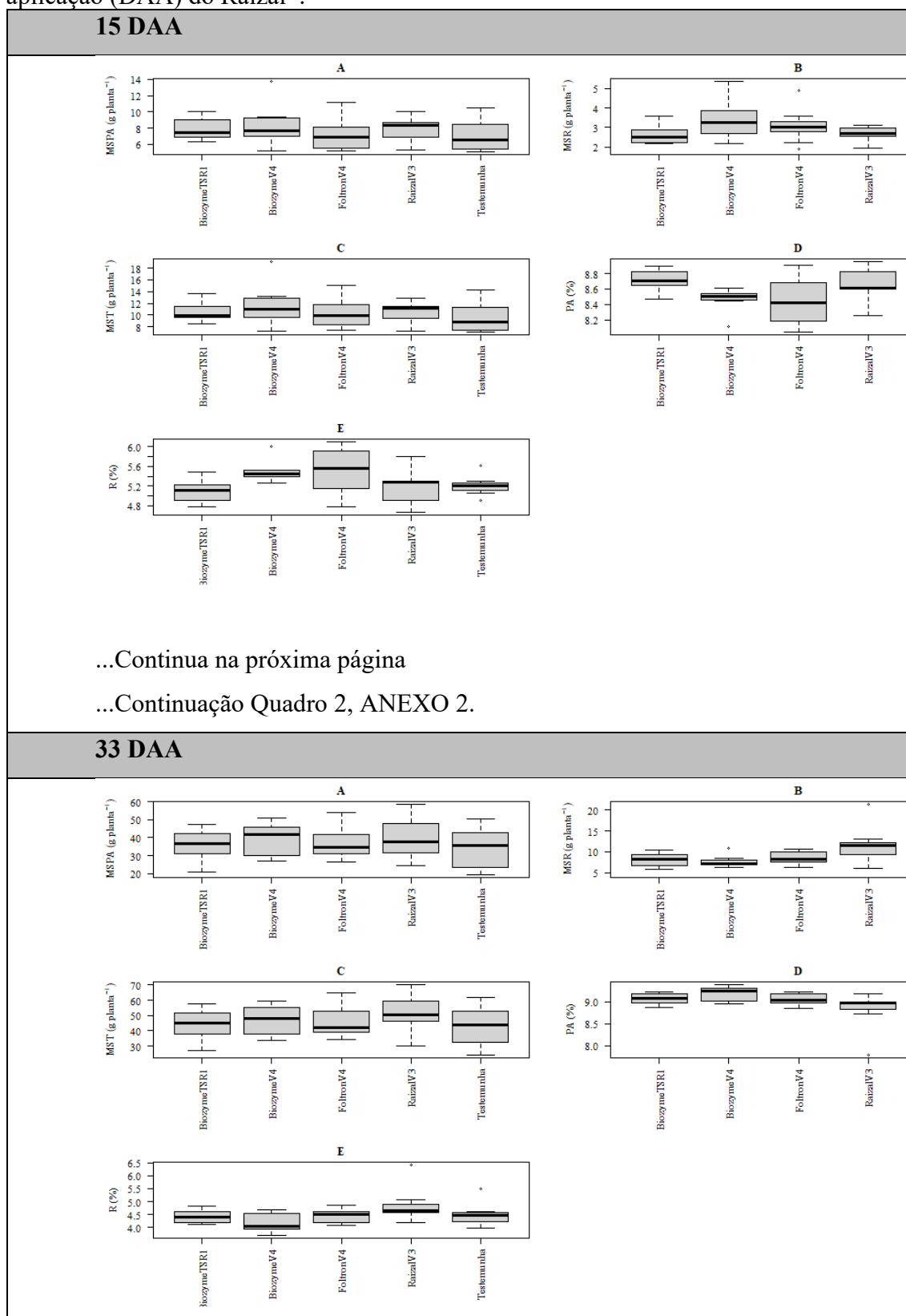
ANEXO

ANEXO 1 Imagens do pulverizados, da ponta do bico, estrutura de armazenamento da solução de aplicação, pressão de trabalho na saída do tanque de armazenamento da solução e da aplicação.

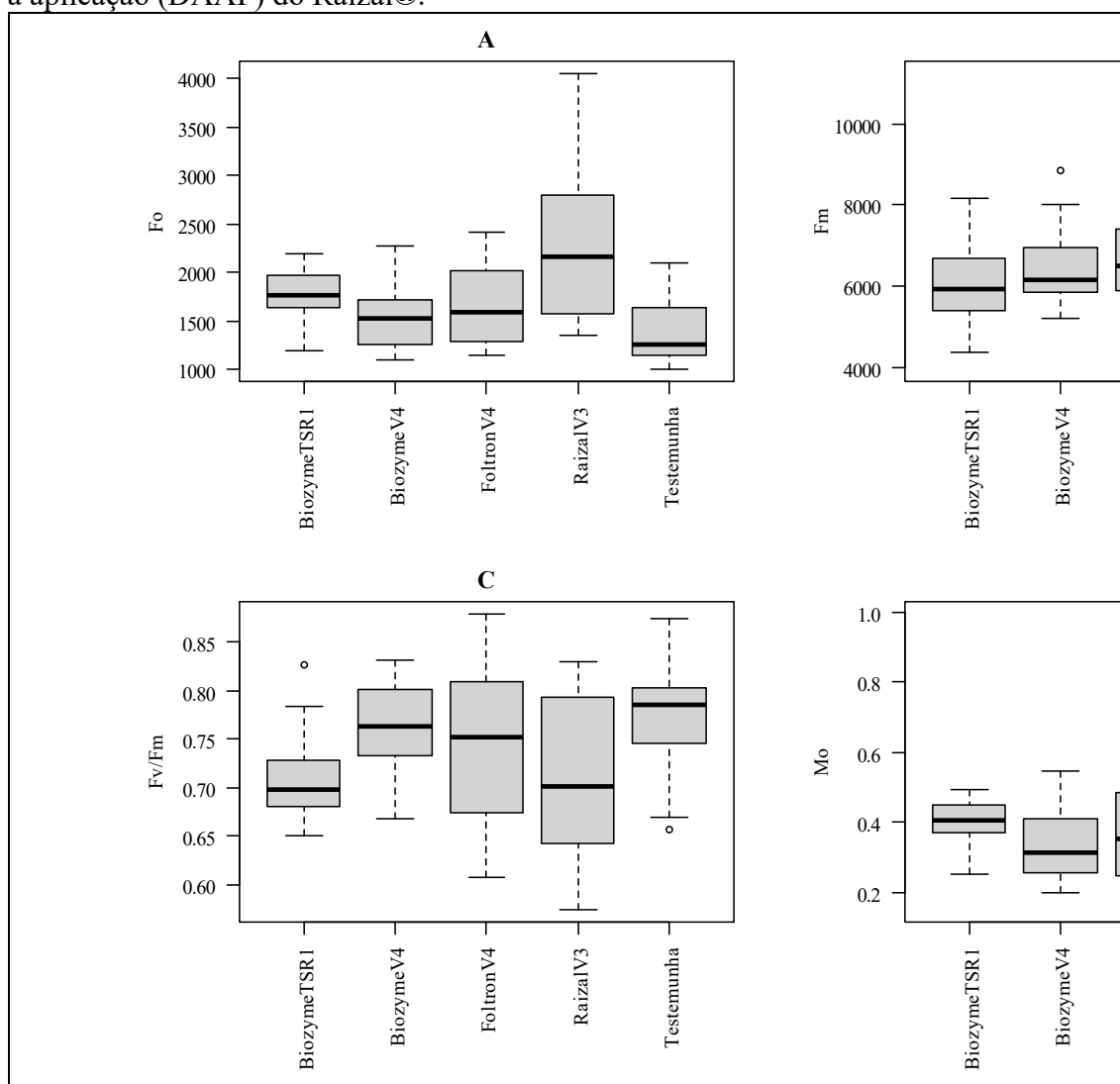


ANEXO 2. Análise Estatística.**QUADRO 1** Distribuição dos dados de emergência (plantas/mlinear) aos 5 (A), 8 (B) e 15 (C) dias após a semeadura e o índice de velocidade de emergência (IVE) (D).

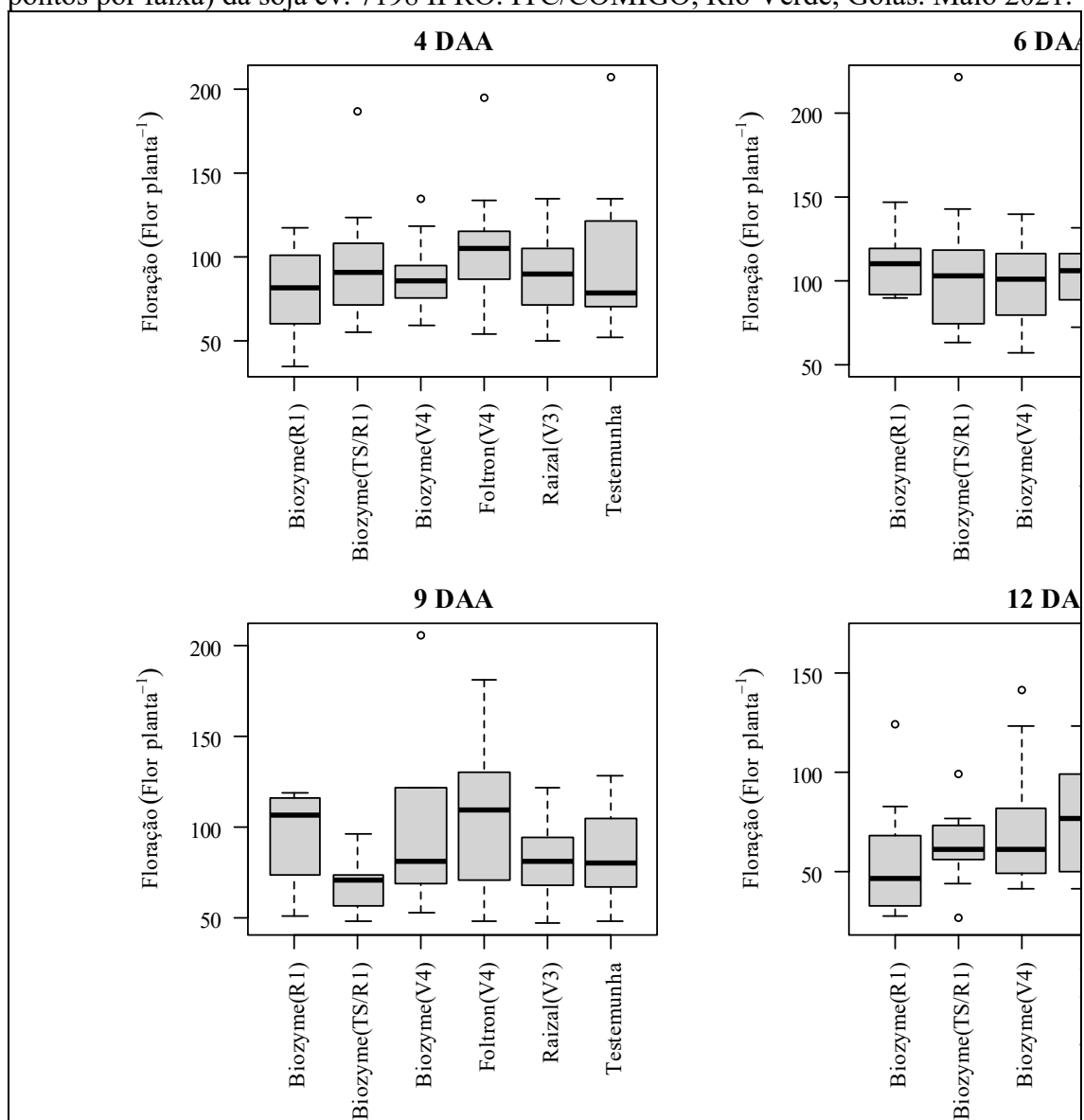
QUADRO 2 Distribuição dos dados de massa seca de parte aérea (MSPA), raiz (MSR) e total (MST) e partição de massa seca na parte aérea (PA) e raiz[®] aos 15 e 33 dias após a aplicação (DAA) do Raizal[®].



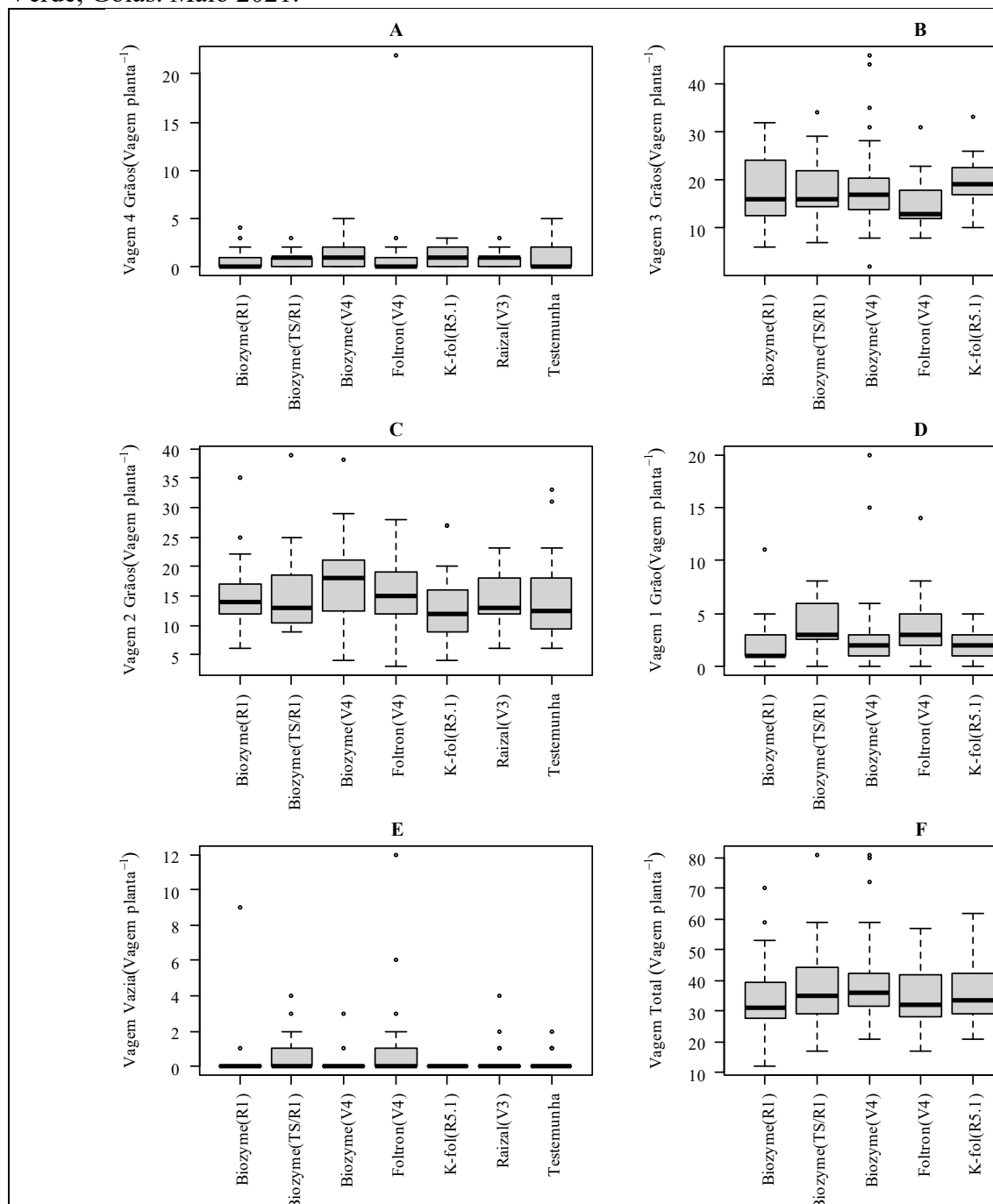
QUADRO 3 Distribuição dos dados dos índices de fluorescência de clorofila “a”: Fluorescência inicial (Fo) (A); fluorescência máxima (Fm) (B), eficiência fotoquímica (Fv/Fm) (C) e indicativo de ultraestrutura do cloroplasto (Mo) (D), aos 14 e 31 dias após a aplicação (DAAP) do Raizal®.



QUADRO 4 Distribuição dos dados de florescimento (flores planta⁻¹) avaliado 4, 6, 9 e 12 dias após a aplicação do Biozyme® em R1, média de 10 plantas por ponto e de 10 pontos por faixa) da soja cv. 7198 IPRO. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Maio 2021.



QUADRO 5 Distribuição dos dados de número de vagens (NV) com 4 (A), 3 (B), 2 (C) e 1 (D) grãos, número de vagens vazias (E) e número total de vagens (F) da soja cv. 7198 IPRO no momento da colheita, estágio de desenvolvimento R8. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Maio 2021.




```
Deg. of Freedom    1    68
```

```
Residual standard error: 2.423385
```

```
Estimated effects may be unbalanced
```

```
      Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
```

```
trat    1    2.6    2.593    0.442 0.509
```

```
Residuals 68 399.4    5.873
```

```
> duncan(dados3$Emerg5DAS, dados3$trat, 68, 29.241539, alpha = 0.05, group = TRUE,
main = "R DAS")
```

```
Teste de Duncan
```

```
-----
```

```
Grupos  Tratamentos  Medias
```

```
a      Biozyme      2.5
```

```
b      Testemunha    1.95
```

```
-----
```

```
>
```

8 DAS

```
> anova<-aov(TEmerg8DAS~trat,dados3);anova;summary(anova)
```

```
Call:
```

```
aov(formula = TEmerg8DAS ~ trat, data = dados3)
```

```
Terms:
```

```
      trat Residuals
```

```
Sum of Squares  8.89817 32.42273
```

```
Deg. of Freedom    1    64
```

```
Residual standard error: 0.7117621
```

```
Estimated effects may be unbalanced
```

```
4 observations deleted due to missingness
```

```
      Df Sum Sq Mean Sq F value  Pr(>F)
```

```
trat    1    8.90   8.898   17.56 8.69e-05 ***
```

```
Residuals 64 32.42    0.507
```

```
---
```

```
Signif. codes:  0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1
```

```
4 observations deleted due to missingness
```

```
> #Comparação multipla de médias pelo teste de Duncan (utilizando pacote ExpDes.pt)
```

```
> duncan(dados3$TEmerg8DAS, dados3$trat, 64, 32.42273, alpha = 0.05, group = TRUE,
main = "8 DAS")
```

```
Teste de Duncan
```

```
-----
```

```
Grupos  Tratamentos  Medias
```

```
a      Biozyme      3.546119
```

```
b      Testemunha    2.421091
```

```
-----
```

```
DADOS NÃO TRANSFORMADOS
```

```
> anova<-aov(Emerg8DAS~trat,dados3);anova;summary(anova)
```

```
Call:
```

```
aov(formula = Emerg8DAS ~ trat, data = dados3)
```

```
Terms:
```

```
      trat Residuals
```

```
Sum of Squares 271.2227 787.9440
```

```
Deg. of Freedom    1    64
```

```
Residual standard error: 3.508792
```

```
Estimated effects may be unbalanced
```

```

4 observations deleted due to missingness
      Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
trat    1  271.2   271.22   22.03 1.46e-05 ***
Residuals 64  787.9    12.31
---
Signif. codes:  0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1
4 observations deleted due to missingness
> #Comparação multipla de médias pelo teste de Duncan (utilizando pacote ExpDes.pt)

> duncan(dados3$Emerg8DAS, dados3$trat, 64, 32.42273, alpha = 0.05, group = TRUE,
main = "8 DAS")

```

Teste de Duncan

```

-----
Grupos  Tratamentos  Medias
a      Biozyme      11.625
b      Testemunha    5.413793
-----
>

```

15 DAS

```

> anova1<-aov(TEmerg15DAS~trat,dados1);anova1;summary(anova1)
Call:
  aov(formula = TEmerg15DAS ~ trat, data = dados1)

Terms:
      trat Residuals
Sum of Squares  0.022659  4.993299
Deg. of Freedom    1    67

Residual standard error: 0.2729961
Estimated effects may be unbalanced
1 observation deleted due to missingness
      Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
trat    1  0.023  0.02266   0.304  0.583
Residuals  67  4.993  0.07453
1 observation deleted due to missingness

> duncan(dados1$TEmerg15DAS, dados1$trat, 67, 4.993, alpha = 0.05, group = TRUE, main
= "15 DAS")

```

Teste de Duncan

```

-----
Grupos  Tratamentos  Medias
a      Biozyme      3.703399
a      Testemunha    3.651921
-----
>

```

DADOS NÃO TRANSFORMADOS

```

> # Dados não transformados
> anova1<-aov(Emerg15DAS~trat,dados1);anova1;summary(anova1)
Call:
  aov(formula = Emerg15DAS ~ trat, data = dados1)

```

Terms:

```

      trat Residuals
Sum of Squares  1.4881  271.7833
Deg. of Freedom    1    68

```

```

Residual standard error: 1.999203
Estimated effects may be unbalanced
      Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
trat    1  1.49  1.488  0.372  0.544
Residuals 68 271.78  3.997
> duncan(dados1$Emerg15DAS, dados1$trat, 68, 271.78, alpha = 0.05, group = TRUE, main = "15 DAS")

```

Teste de Duncan

```

-----
Grupos Tratamentos Medias
a      Biozyme      12.8
a      Testemunha   12.38333
-----

```

>

IVE

```

> #Dados IVE
> anova1<-aov(IVE~trat,dados1);anova1;summary(anova1)
Call:
aov(formula = IVE ~ trat, data = dados1)

```

Terms:

```

      trat Residuals
Sum of Squares 0.803906 6.404115
Deg. of Freedom    1    68

```

```

Residual standard error: 0.3068846
Estimated effects may be unbalanced
      Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
trat    1  0.804  0.8039  8.536 0.00472 **
Residuals 68  6.404  0.0942
---

```

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

```

> duncan(dados1$IVE, dados1$trat, 68, 6.404, alpha = 0.05, group = TRUE, main = "15 DAS")

```

Teste de Duncan

```

-----
Grupos Tratamentos Medias
a      Biozyme      1.583333
b      Testemunha   1.277083
-----

```

QUADRO 8 Análise de Variância e teste de comparação de médias (Tukey a 15% de probabilidade) da massa seca de parte aérea (MSPA), raiz (MSR) e total (MST) e partição de massa seca na parte aérea (PA) e raízes (R) aos 15 e 33 dias após a aplicação do Raizal®.

15 DIAS APÓS A APLICAÇÃO DO RAIZAL®

MSPA

Quadro da análise de variancia

```

-----
      GL   SQ QM   Fc Pr>Fc
Tratamento 4  6.684 2 0.61891 0.65191
Bloco      9 60.363 4 2.48425 0.02541
Residuo    36 97.192 3
Total     49 164.239 1
-----

```

CV = 21.6 %

 Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.0987781

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.658742

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1 BiozymeTSR1 7.828

2 BiozymeV4 8.049

3 FoltronV4 7.288

4 RaizalV3 7.800

5 Testemunha 7.073

MSR

 Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	4.5695	4	2.8763	0.036408
Bloco	9	6.9757	3	1.9515	0.075320
Residuo	36	14.2980	2		
Total	49	25.8432	1		

CV = 22.24 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.9528811

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.2274934

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	BiozymeV4	3.304
ab	FoltronV4	3.066
ab	RaizalV3	2.68
b	BiozymeTSR1	2.622
b	Testemunha	2.497

MST

 Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	15.996	3	0.85706	0.4989
Bloco	9	101.241	2	2.41093	0.0295
Residuo	36	167.969	4		
Total	49	285.205	1		

CV = 20.69 %

 Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.4052286

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.6438908

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

- 1 BiozymeTSR1 10.450
 - 2 BiozymeV4 11.353
 - 3 FoltronV4 10.354
 - 4 RaizalV3 10.480
 - 5 Testemunha 9.570
-

PA – dados transformados

 Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	0.61381	4	5.2359	0.001983
Bloco	9	0.49272	3	1.8680	0.089218
Residuo	36	1.05509	2		
Total	49	2.16163	1		

CV = 1.99 %

 Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.9028557

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.283493

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	BiozymeTSR1	8.707972
a	RaizalV3	8.661652
ab	Testemunha	8.65299
bc	BiozymeV4	8.476616
c	FoltronV4	8.430023

R – dados transformados

Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	1.5171	4	5.1347	0.002231
Bloco	9	1.2326	3	1.8541	0.091747
Residuo	36	2.6591	2		
Total	49	5.4087	1		

CV = 5.12 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.8305941

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.4050477

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	FoltronV4	5.539759
ab	BiozymeV4	5.485651
bc	Testemunha	5.20436
c	RaizalV3	5.181099
c	BiozymeTSR1	5.108822

33 DIAS APÓS A APLICAÇÃO DO RAIZAL®

MSPA

Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	170.4	3	0.58113	0.67823
Bloco	9	1498.2	2	2.27083	0.03927
Residuo	36	2639.1	4		
Total	49	4307.8	1		

CV = 22.84 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.3107942

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.3377159

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1 BiozymeTSR1 35.922

2 BiozymeV4 39.843

3 FoltronV4 37.991

4 RaizalV3 38.837

5 Testemunha 34.848

MSR

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	90.65	2	3.7264	0.01227
Bloco	9	47.00	3	0.8587	0.56922
Residuo	36	218.94	4		
Total	49	356.60	1		

CV = 28.25 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.0001244146

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.304714

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	RaizalV3	11.342
b	FoltronV4	8.583
b	Testemunha	8.129
b	BiozymeTSR1	8.055
b	BiozymeV4	7.545

MST

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	327.1	3	0.84201	0.50779
Bloco	9	1903.2	2	2.17734	0.04754

Residuo 36 3496.4 4
Total 49 5726.8 1

CV = 21.32 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.4722546

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.4225495

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1 BiozymeTSR1 43.977

2 BiozymeV4 47.388

3 FoltronV4 46.574

4 RaizalV3 50.179

5 Testemunha 42.977

PA – dados transformados

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	0.67374	4	3.09937	0.02727
Bloco	9	0.36385	2	0.74391	0.66676
Residuo	36	1.95643	3		
Total	49	2.99402	1		

CV = 2.58 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 1.395061e-05

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.531783

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	BiozymeV4	9.205348
ab	BiozymeTSR1	9.079962
ab	FoltronV4	9.068377
ab	Testemunha	9.040666
b	RaizalV3	8.845206

R – dados transformados				

Quadro da análise de variancia				

	GL	SQ QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	2.4050	4	3.6356 0.01376
Bloco	9	1.1752	2	0.7896 0.62757
Residuo	36	5.9537	3	
Total	49	9.5340	1	

CV = 9.12 %				

Teste de normalidade dos residuos				
valor-p: 0.0007380883				
ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!				

Teste de homogeneidade de variancia				
valor-p: 0.7821514				
De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.				

Teste de Tukey				

Grupos Tratamentos Medias				
a	RaizalV3		4.826465	
ab	Testemunha		4.480464	
ab	FoltronV4		4.43592	
ab	BiozymeTSR1		4.414449	
b	BiozymeV4		4.138852	

QUADRO 9 Análise de Variância e teste de comparação de médias (Tukey 15% de probabilidade) dos índices de Fluorescência de clorofila “a” : fluorescência inicial (Fo); Fluorescência máxima (Fm), Eficiência fotoquímica (Fv/Fm) e Índice de ultraestrutura do cloroplasto (Mo) avaliados aos 15 após a aplicação do Raizal®.

Fo				
<pre>> dbc(dados1\$trat,dados1\$b,dados1\$Fo, quali = TRUE, mcomp = "tukey", nl=FALSE, + hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)</pre>				

Quadro da análise de variancia				

	GL	SQ	QM	Fc Pr>Fc
Tratamento	4	18534748	4633687	26.7003 0.00000000
Bloco	9	5531744	614638	3.5417 0.00044817
Residuo	184	31932212	173545	
Total	197	55998705		

CV = 24.13 %				

 Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.00197851

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.6837609

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	RaizalV3	2280.875
b	BiozymeTSR1	1760.125
bc	FoltronV4	1663.625
cd	BiozymeV4	1530.154
d	Testemunha	1385.513

Fm

> #Fm

> dbc(dados1\$trat,dados1\$b,dados1\$Fm, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
 nl=FALSE,
 + hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	98200721	24550180	31.508	0.000000
Bloco	9	12167101	1351900	1.735	0.083786
Residuo	184	143367693	779172		
Total	197	253735515			

CV = 13.4 %

 Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.04468603

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.807002

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	RaizalV3	7859.842
b	FoltronV4	6701.167
bc	BiozymeV4	6425.868
cd	BiozymeTSR1	6091.325
d	Testemunha	5835.353

Fv/Fm

```
> #Fv/Fm
> dbc(dados1$trat,dados1$b,dados1$FvFm, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	4	0.15276	0.038189	14.5251	2.5054e-10
Bloco	9	0.17984	0.019983	7.6002	1.8846e-09
Residuo	184	0.48377	0.002629		
Total	197	0.81637			

CV = 6.94 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.0882921

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.9932883

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	Testemunha	0.7731795
a	BiozymeV4	0.7625897
a	FoltronV4	0.7468
b	RaizalV3	0.7097

b	BiozymeTSR1	0.7041
Mo		
<pre>> #Mo > dbc(dados1\$trat,dados1\$b,dados1\$Mo, quali = TRUE, mcomp = "tukey", nl=FALSE, + hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)</pre>		
Quadro da analise de variancia		
	GL	SQ QM Fc Pr>Fc
Tratamento	4	0.9763 0.244084 16.5751 1.0000e-11
Bloco	9	0.6948 0.077203 5.2426 2.3628e-06
Residuo	184	2.7096 0.014726
Total	197	4.3807
CV = 31.92 %		
Teste de normalidade dos residuos valor-p: 0.1084313 De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.		
Teste de homogeneidade de variancia valor-p: 0.9450699 De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.		
Teste de Tukey		
Grupos Tratamentos Medias		
a	RaizalV3	0.502275
b	BiozymeTSR1	0.402975
bc	FoltronV4	0.36
c	BiozymeV4	0.3337692
c	Testemunha	0.2986923

QUADRO 10 Análise de Variância e teste de comparação de médias (Tukey 15% de probabilidade) dos dados de floração (flores planta⁻¹) avaliados aos 4, 6, 9 e 13 dias após a aplicação do Biozyme® em R1 com os dados originais e transformados, da soja cv. 7198 IPRO. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Maio 2021.

FLORAÇÃO 4 DAA

```
> #Floração 4 DAA
> dbc(dados$trat,dados$bloco,dados$X4daa, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,
+   hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	5	2211	4	1.0342	0.40927
Bloco	9	10544	2	2.7395	0.01219
Residuo	45	19245	3		
Total	59	32001	1		

CV = 23.86 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.3012377

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.3007383

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

	Niveis	Medias
1	Biozyme(R1)	78.10000
2	Biozyme(TS/R1)	84.88889
3	Biozyme(V4)	85.00000
4	Foltron(V4)	97.80000
5	Raizal(V3)	90.10000
6	Testemunha	84.20000

```
> #Floração 4 DAA Transformados
```

```
> dbc(dados$trat,dados$bloco,dados$X4daat, quali = TRUE, mcomp =
"tukey", nl=FALSE,
+   hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	5	6.642	3	1.0334	0.40971
Bloco	9	29.766	4	2.5729	0.01757
Residuo	45	57.846	2		

Total 59 94.254 1

CV = 12.22 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.4093724

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.2912081

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1 Biozyme(R1) 8.776377

2 Biozyme(TS/R1) 9.205656

3 Biozyme(V4) 9.239208

4 Foltron(V4) 9.874113

5 Raizal(V3) 9.449431

6 Testemunha 9.132690

FLORAÇÃO 6 DAA

> #Floração 6 DAA

> dbc(dados\$trat,dados\$bloco,dados\$X6daa, quali = TRUE, mcomp = "tukey", nl=FALSE,

+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	5	3488	2	0.87597	0.50486
Bloco	9	6570	3	0.91665	0.51963
Residuo	45	35837	4		
Total	59	45895	1		

CV = 27.86 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.7700045

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.3065091

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1 Biozyme(R1) 111.3
 2 Biozyme(TS/R1) 96.3
 3 Biozyme(V4) 100.2
 4 Foltron(V4) 103.0
 5 Raizal(V3) 108.6
 6 Testemunha 88.4

> #Floração 6 DAA Transformados

> dbc(dados\$trat,dados\$bloco,dados\$X6daat, quali = TRUE, mcomp =
 "tukey", nl=FALSE,
 + hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	5	8.800	3	0.91140	0.48223
Bloco	9	15.687	2	0.90264	0.53111
Residuo	45	86.897	4		
Total	59	111.384	1		

CV = 13.87 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.9539509

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.299843

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1 Biozyme(R1) 10.563332
 2 Biozyme(TS/R1) 9.794517
 3 Biozyme(V4) 9.985725

```
4 Foltron(V4) 10.156939
5 Raizal(V3) 10.280411
6 Testemunha 9.352008
```

FLORAÇÃO 9 DAA

```
> #Floração 9 DAA
> dbc(dados$trat,dados$bloco,dados$X9daa, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	5	7304	2	2.07423	0.08628
Bloco	9	5211	3	0.82219	0.59900
Residuo	45	31691	4		
Total	59	44206	1		

CV = 30.63 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.8724024

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.5279004

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	Foltron(V4)	105.1	
ab	Biozyme(R1)		94.9
ab	Testemunha	85.2	
ab	Biozyme(V4)		83
ab	Raizal(V3)	81.9	
b	Biozyme(TS/R1)		69.8

```
> #Floração 9 DAA Transformados
```

```
> dbc(dados$trat,dados$bloco,dados$X9daat, quali = TRUE, mcomp =
"tukey", nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da análise de variancia

```

-----
      GL   SQ QM   Fc Pr>Fc
Tratamento 5 18.069 4 1.8294 0.12629
Bloco       9 13.553 2 0.7623 0.65098
Residuo     45 88.896 3
Total       59 120.518 1
-----

```

CV = 15.19 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.7008228

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.6353715

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

```

a      Foltron(V4) 10.12129
ab     Biozyme(R1) 9.704236
ab     Testemunha 9.199245
ab     Biozyme(V4) 9.09086
ab     Raizal(V3) 9.036265
b      Biozyme(TS/R1) 8.373674
-----

```

FLORAÇÃO 12 DAA

> #Floração 12 DAA

```

> dbc(dados$trat,dados$bloco,dados$X12daa, quali = TRUE, mcomp =
"tukey", nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
-----

```

Quadro da analise de variancia

```

      GL   SQ QM   Fc Pr>Fc
Tratamento 5 7980 2 2.4129 0.050727
Bloco       9 7211 4 1.2114 0.311968
Residuo     45 29764 3
Total       59 44955 1
-----

```

CV = 39.99 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.1016313

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.01372218

ATENCAO: a 5% de significancia, as variancias nao podem ser consideradas homogeneas!

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	Raizal(V3)	80.9
ab	Foltron(V4)	76.9
ab	Biozyme(V4)	66.1
ab	Biozyme(TS/R1)	57.8
ab	Testemunha	55.3
b	Biozyme(R1)	48.9

> #Floração 12 DAA Transformados

```
> dbc(dados$trat,dados$bloco,dados$X12daat, quali = TRUE, mcomp =
"tukey", nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	5	25.020	4	2.2923	0.061301
Bloco	9	25.629	3	1.3045	0.261414
Residuo	45	98.231	2		
Total	59	148.880	1		

CV = 18.64 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.544735

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.01885423

ATENCAO: a 5% de significancia, as variancias nao podem ser consideradas homogeneas!

 Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	Raizal(V3)	8.749801
a	Foltron(V4)	8.679482
ab	Biozyme(V4)	8.086796
ab	Biozyme(TS/R1)	7.608711
ab	Testemunha	7.470408
b	Biozyme(R1)	6.966047

Ajuste Modelos Matemáticos
Biozyme® R1

```
> anova<-aov(flor~Dias,dados1);aov(anova);summary(anova)
```

Call:

```
aov(formula = anova)
```

Terms:

Dias Residuals

Sum of Squares 21289.6 18098.8

Deg. of Freedom 3 36

Residual standard error: 22.42196

Estimated effects may be unbalanced

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
--	----	--------	---------	---------	--------

Dias	3	21290	7097	14.12	3.06e-06 ***
------	---	-------	------	-------	--------------

Residuals	36	18099	503		
-----------	----	-------	-----	--	--

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

```
> ajustebior1<-lm(flor~Dias+I(Dias^2),dados);ajustebior1;summary(ajustebior1);anova(ajustebior1)
```

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = dados)
```

Coefficients:

(Intercept)	Dias	I(Dias^2)
-30.71	38.66	-2.68

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = dados)
```

Residuals:

Min	1Q	Median	3Q	Max
-49.133	-15.222	1.988	16.084	42.241

Coefficients:

	Estimate	Std. Error	t value	Pr(> t)
(Intercept)	-30.7100	30.5243	-1.006	0.321
Dias	38.6585	8.4885	4.554	5.54e-05 ***
I(Dias^2)	-2.6801	0.5234	-5.121	9.71e-06 ***

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

Residual standard error: 22.61 on 37 degrees of freedom
 Multiple R-squared: 0.5198, Adjusted R-squared: 0.4939
 F-statistic: 20.03 on 2 and 37 DF, p-value: 1.277e-06

Analysis of Variance Table

Response: flor

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	1	7070.9	7070.9	13.832	0.0006601 ***
I(Dias^2)	1	13403.8	13403.8	26.221	9.711e-06 ***
Residuals	37	18913.8	511.2		

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

Biozyme® TS/R1

```
> anova<-aov(flor~Dias,biotsr1);aov(anova);summary(anova)
```

Call:

```
aov(formula = anova)
```

Terms:

	Dias	Residuals
Sum of Squares	6276.467	15356.841
Deg. of Freedom	1	38

Residual standard error: 20.10292

Estimated effects may be unbalanced

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	1	6276	6276	15.53	0.000336 ***
Residuals	38	15357	404		

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

>

```
ajustebiotsr1<-lm(flor~Dias+I(Dias^2),biotsr1);ajustebiotsr1;summary(ajustebiotsr1);anova(ajustebiotsr1)
```

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = biotsr1)
```

Coefficients:

	Dias	I(Dias^2)
(Intercept)	75.7270	-0.6041

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = biotsr1)
```

Residuals:

Min	1Q	Median	3Q	Max
-33.340	-13.897	-2.631	12.223	55.603

Coefficients:

	Estimate	Std. Error	t value	Pr(> t)
(Intercept)	75.7270	26.8881	2.816	0.00774 **
Dias	5.5694	7.4773	0.745	0.46107
I(Dias^2)	-0.6041	0.4610	-1.310	0.19819

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

Residual standard error: 19.92 on 37 degrees of freedom

Multiple R-squared: 0.3216, Adjusted R-squared: 0.2849

F-statistic: 8.77 on 2 and 37 DF, p-value: 0.0007628

Analysis of Variance Table

Response: flor

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	1	6276.5	6276.5	15.8239	0.0003111 ***
I(Dias^2)	1	680.9	680.9	1.7168	0.1981869
Residuals	37	14675.9	396.6		

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

```
>
ajustebiotsr1<-
lm(flor~Dias,biotsr1);ajustebiotsr1;summary(ajustebiotsr1);anova(ajustebiotsr1)
```

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias, data = biotsr1)
```

Coefficients:

(Intercept)	Dias
109.086	-4.133

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias, data = biotsr1)
```

Residuals:

Min	1Q	Median	3Q	Max
-37.556	-13.640	-2.194	13.806	58.710

Coefficients:

Estimate	Std. Error	t value	Pr(> t)
----------	------------	---------	----------

```
(Intercept) 109.086    8.727 12.501 4.9e-15 ***
Dias        -4.133     1.049 -3.941 0.000336 ***
```

```
---
```

```
Signif. codes:  0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1
```

```
Residual standard error: 20.1 on 38 degrees of freedom
Multiple R-squared:  0.2901, Adjusted R-squared:  0.2714
F-statistic: 15.53 on 1 and 38 DF, p-value: 0.0003364
```

Analysis of Variance Table

Response: flor

```
      Df Sum Sq Mean Sq F value    Pr(>F)
Dias    1  6276.5   6276.5   15.531 0.0003364 ***
Residuals 38 15356.8   404.1
```

```
---
```

```
Signif. codes:  0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1
```

Biozyme® V4

```
> anova<-aov(flor~Dias,dados1);aov(anova);summary(anova)
```

Call:

```
aov(formula = anova)
```

Terms:

```
      Dias Residuals
Sum of Squares  5841.275 18000.500
Deg. of Freedom    3    36
```

Residual standard error: 22.36099

Estimated effects may be unbalanced

```
      Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
Dias    3  5841   1947  3.894 0.0165 *
Residuals 36 18000    500
```

```
---
```

```
Signif. codes:  0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1
```

```
>
```

```
ajustebiov4<-lm(flor~Dias+I(Dias^2),dados);ajustebiov4;summary(ajustebiov4);anova(ajustebiov4)
```

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = dados)
```

Coefficients:

```
(Intercept)    Dias  I(Dias^2)
  52.1476    12.8740   -0.9869
```

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = dados)
```

Residuals:

Min	1Q	Median	3Q	Max
-36.861	-14.602	-5.793	14.475	58.485

Coefficients:

	Estimate	Std. Error	t value	Pr(> t)
(Intercept)	52.1476	30.4048	1.715	0.0947 .
Dias	12.8740	8.4552	1.523	0.1364
I(Dias^2)	-0.9869	0.5213	-1.893	0.0662 .

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

Residual standard error: 22.52 on 37 degrees of freedom
Multiple R-squared: 0.2129, Adjusted R-squared: 0.1704
F-statistic: 5.004 on 2 and 37 DF, p-value: 0.01193

Analysis of Variance Table

Response: flor

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	1	3258.2	3258.2	6.4240	0.01562 *
I(Dias^2)	1	1817.7	1817.7	3.5839	0.06618 .
Residuals	37	18765.9	507.2		

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

>

ajustebiov4<-

lm(flor~Dias,dados);ajustebiov4;summary(ajustebiov4);anova(ajustebiov4)

Call:

lm(formula = flor ~ Dias, data = dados)

Coefficients:

	Dias
(Intercept)	106.651
	-2.978

Call:

lm(formula = flor ~ Dias, data = dados)

Residuals:

Min	1Q	Median	3Q	Max
-35.741	-17.241	-2.741	9.580	52.080

Coefficients:

	Estimate	Std. Error	t value	Pr(> t)
(Intercept)	106.651	10.103	10.556	7.42e-13 ***
Dias	-2.978	1.214	-2.453	0.0189 *

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

Residual standard error: 23.27 on 38 degrees of freedom
 Multiple R-squared: 0.1367, Adjusted R-squared: 0.1139
 F-statistic: 6.015 on 1 and 38 DF, p-value: 0.01889

Analysis of Variance Table

Response: flor

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	1	3258.2	3258.2	6.015	0.01889 *
Residuals	38	20583.6	541.7		

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

Foltron® V4

```
> anova<-aov(flor~Dias,dados1);aov(anova);summary(anova)
```

Call:

```
aov(formula = anova)
```

Terms:

	Dias	Residuals
Sum of Squares	4995.0	30563.4
Deg. of Freedom	3	36

Residual standard error: 29.13732

Estimated effects may be unbalanced

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	3	4995	1665	1.961	0.137
Residuals	36	30563	849		

>

```
ajustefolt<-lm(flor~Dias+I(Dias^2),dados);ajustefolt;summary(ajustefolt);anova(ajustefolt)
```

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = dados)
```

Coefficients:

(Intercept)	Dias	I(Dias^2)
48.385	16.791	-1.196

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = dados)
```

Residuals:

Min	1Q	Median	3Q	Max
-54.637	-22.356	1.253	18.919	78.363

Coefficients:

	Estimate	Std. Error	t value	Pr(> t)
(Intercept)	48.3854	38.9168	1.243	0.2216

```
Dias      16.7907  10.8223  1.551  0.1293
I(Dias^2) -1.1959   0.6673 -1.792  0.0813 .
```

```
---
```

```
Signif. codes:  0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1
```

```
Residual standard error: 28.83 on 37 degrees of freedom
Multiple R-squared:  0.1354, Adjusted R-squared:  0.08866
F-statistic: 2.897 on 2 and 37 DF, p-value: 0.06778
```

Analysis of Variance Table

```
Response: flor
```

```
      Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
Dias    1  2145.7  2145.70   2.5823 0.11656
I(Dias^2) 1  2668.7  2668.73   3.2118 0.08129 .
Residuals 37 30744.0   830.92
```

```
---
```

```
Signif. codes:  0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1
```

```
> View(dados)
```

```
>
```

```
ajustefolt1<-
```

```
lm(flor~Dias,dados);ajustefolt1;summary(ajustefolt1);anova(ajustefolt1)
```

```
Call:
```

```
lm(formula = flor ~ Dias, data = dados)
```

```
Coefficients:
```

```
(Intercept)      Dias
    114.427     -2.416
```

```
Call:
```

```
lm(formula = flor ~ Dias, data = dados)
```

```
Residuals:
```

```
      Min       1Q   Median       3Q      Max
-50.761 -22.617   4.696  16.446  88.320
```

```
Coefficients:
```

```
      Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
(Intercept)  114.427    12.872   8.890 8.09e-11 ***
Dias         -2.416     1.547  -1.562   0.127
```

```
---
```

```
Signif. codes:  0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1
```

```
Residual standard error: 29.65 on 38 degrees of freedom
Multiple R-squared:  0.06034, Adjusted R-squared:  0.03562
F-statistic: 2.44 on 1 and 38 DF, p-value: 0.1265
```

Analysis of Variance Table

Response: flor

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	1	2146	2145.70	2.4403	0.1265
Residuals	38	33413	879.28		

Raizal® V3

```
> anova<-aov(flor~Dias,raiz1);aov(anova);summary(anova)
```

Call:

```
aov(formula = anova)
```

Terms:

	Dias	Residuals
Sum of Squares	4938.28	46171.10
Deg. of Freedom	3	36

Residual standard error: 35.81244

Estimated effects may be unbalanced

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	3	4938	1646	1.283	0.295
Residuals	36	46171	1282		

>

```
ajusteraiz<-lm(flor~Dias+I(Dias^2),raiz);ajusteraiz;summary(ajusteraiz);anova(ajusteraiz)
```

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = raiz)
```

Coefficients:

	Dias	I(Dias^2)
(Intercept)	81.9903	5.2272
		-0.4639

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = raiz)
```

Residuals:

Min	1Q	Median	3Q	Max
-53.913	-24.586	-3.555	18.587	93.348

Coefficients:

	Estimate	Std. Error	t value	Pr(> t)
(Intercept)	81.9903	49.0760	1.671	0.103
Dias	5.2272	13.6475	0.383	0.704
I(Dias^2)	-0.4639	0.8415	-0.551	0.585

Residual standard error: 36.35 on 37 degrees of freedom

Multiple R-squared: 0.04342, Adjusted R-squared: -0.00829

F-statistic: 0.8397 on 2 and 37 DF, p-value: 0.4399

Analysis of Variance Table

Response: flor

```

      Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
Dias    1  1817 1817.41  1.3754 0.2484
I(Dias^2) 1   402  401.61  0.3039 0.5847
Residuals 37 48890 1321.36
>
ajusteraiz1<-lm(flor~Dias,raiz);ajusteraiz1;summary(ajusteraiz1);anova(ajusteraiz1)

```

Call:
lm(formula = flor ~ Dias, data = raiz)

Coefficients:
(Intercept) Dias
107.610 -2.224

Call:
lm(formula = flor ~ Dias, data = raiz)

Residuals:
Min 1Q Median 3Q Max
-56.92 -27.71 -2.76 15.58 95.73

Coefficients:
Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
(Intercept) 107.610 15.634 6.883 3.54e-08 ***
Dias -2.224 1.879 -1.184 0.244

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

Residual standard error: 36.02 on 38 degrees of freedom
Multiple R-squared: 0.03556, Adjusted R-squared: 0.01018
F-statistic: 1.401 on 1 and 38 DF, p-value: 0.2439

Analysis of Variance Table

Response: flor
 Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
Dias 1 1817 1817.4 1.4011 0.2439
Residuals 38 49292 1297.2

Testemunha

```
> anova<-aov(flor~Dias,controll);aov(anova);summary(anova)
```

Call:
aov(formula = anova)

Terms:
 Dias Residuals
Sum of Squares 7134.275 20101.700
Deg. of Freedom 3 36

Residual standard error: 23.63008

Estimated effects may be unbalanced

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	3	7134	2378.1	4.259	0.0113 *
Residuals	36	20102	558.4		

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

```
>
ajustecontrol<-
lm(flor~Dias+I(Dias^2),control);ajustecontrol;summary(ajustecontrol);anova(
ajustecontrol)
```

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = control)
```

Coefficients:

	Dias	I(Dias^2)
(Intercept)	41.104	15.210
		-1.165

Call:

```
lm(formula = flor ~ Dias + I(Dias^2), data = control)
```

Residuals:

Min	1Q	Median	3Q	Max
-36.408	-13.923	-1.945	12.077	55.592

Coefficients:

	Estimate	Std. Error	t value	Pr(> t)
(Intercept)	41.1035	31.5284	1.304	0.2004
Dias	15.2099	8.7677	1.735	0.0911 .
I(Dias^2)	-1.1654	0.5406	-2.156	0.0377 *

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

Residual standard error: 23.35 on 37 degrees of freedom

Multiple R-squared: 0.2591, Adjusted R-squared: 0.2191

F-statistic: 6.47 on 2 and 37 DF, p-value: 0.003893

Analysis of Variance Table

Response: flor

	Df	Sum Sq	Mean Sq	F value	Pr(>F)
Dias	1	4522.9	4522.9	8.2933	0.00658 **
I(Dias^2)	1	2534.6	2534.6	4.6475	0.03767 *
Residuals	37	20178.5	545.4		

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

```
>
ajustecontrol1<-
lm(flor~Dias,control);ajustecontrol1;summary(ajustecontrol1);anova(ajusteco
ntroll)
```

Call:
lm(formula = flor ~ Dias, data = control)

Coefficients:
(Intercept) Dias
105.463 -3.508

Call:
lm(formula = flor ~ Dias, data = control)

Residuals:
Min 1Q Median 3Q Max
-39.431 -16.632 -7.128 10.372 61.586

Coefficients:
Estimate Std. Error t value Pr(>|t|)
(Intercept) 105.463 10.613 9.937 4.06e-12 ***
Dias -3.508 1.275 -2.751 0.00906 **

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

Residual standard error: 24.45 on 38 degrees of freedom
Multiple R-squared: 0.1661, Adjusted R-squared: 0.1441
F-statistic: 7.567 on 1 and 38 DF, p-value: 0.009055

Analysis of Variance Table

Response: flor
Df Sum Sq Mean Sq F value Pr(>F)
Dias 1 4522.9 4522.9 7.567 0.009055 **
Residuals 38 22713.1 597.7

Signif. codes: 0 '***' 0.001 '**' 0.01 '*' 0.05 '.' 0.1 ' ' 1

QUADRO 10 Análise de variância e teste de média (Tukey a 15% de probabilidade) dos dados do número de vagens (NV) com 4, 3, 2 e 1 grãos, número de vagens vazias e número de vagens totais da soja cv. 7198 IPRO no momento da colheita, estágio de desenvolvimento R8. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Maio 2021.

Número de Vagens 4 Grãos

```
> #Vagens 4 Grãos
> dbc(dados$trat,dados$Ponto,dados$nv4g, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	8.438	4	1.4091	0.21400
Bloco	4	5.293	3	1.3259	0.26246
Residuo	164	163.682	2		
Total	174	177.413	1		

CV = 125.72 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 1.962505e-09

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.6253253

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis	Medias
1 Biozyme(R1)	0.5600000
2 Biozyme(TS/R1)	0.7273913
3 Biozyme(V4)	1.0967742
4 Foltron(V4)	0.5000000
5 K-fol(R5.1)	0.9166667
6 Raizal(V3)	0.7084000
7 Testemunha	1.0500000

```
> dbc(dados$trat,dados$Ponto,dados$nv4gt, quali = TRUE, mcomp =
"tukey", nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	0.7896	3	1.1457	0.33823
Bloco	4	0.6380	4	1.3886	0.24011
Residuo	164	18.8375	2		
Total	174	20.2651	1		

CV = 26.16 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 1.277481e-07

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.6442097

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1 Biozyme(R1) 1.222513

2 Biozyme(TS/R1) 1.289286

3 Biozyme(V4) 1.388447

4 Foltron(V4) 1.196247

5 K-fol(R5.1) 1.339397

6 Raizal(V3) 1.274697

7 Testemunha 1.356218

Número de Vagens 3 Grãos

> #Vagens 3 Grãos

> dbc(dados\$trat,dados\$Ponto,dados\$nv3g, quali = TRUE, mcomp = "tukey", nl=FALSE,

+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	388.6	4	1.99783	0.06879
Bloco	4	40.2	2	0.31011	0.87092
Residuo	164	5316.5	3		
Total	174	5745.3	1		

CV = 33.4 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.3336167

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.02115214

ATENCAO: a 5% de significancia, as variancias nao podem ser consideradas homogeneas!

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	K-fol(R5.1)	18.7825
a	Testemunha	18.55
ab	Raizal(V3)	17.72
ab	Biozyme(R1)	17.48148
ab	Biozyme(TS/R1)	17.40913
ab	Biozyme(V4)	15.85161
b	Foltron(V4)	14.1668

```
> dbc(dados$trat,dados$Ponto,dados$nv3gt, quali = TRUE, mcomp =
"tukey", nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	5.270	4	1.85492	0.09157
Bloco	4	0.444	2	0.23455	0.91857
Residuo	164	77.658	3		
Total	174	83.373	1		

CV = 16.42 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.1268245

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.02361424

ATENCAO: a 5% de significancia, as variancias nao podem ser consideradas homogeneas!

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	K-fol(R5.1)	4.42424
ab	Testemunha	4.322214
ab	Raizal(V3)	4.296848
ab	Biozyme(TS/R1)	4.232446
ab	Biozyme(R1)	4.216815
ab	Biozyme(V4)	4.054962
b	Foltron(V4)	3.861825

Número de Vagens 2 Grãos

```
> #Vagens 2 Grãos
> dbc(dados$trat,dados$Ponto,dados$nv2g, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,
+   hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	511.6	4	3.6157	0.002147
Bloco	4	149.2	3	1.5812	0.181680
Residuo	164	3867.5	2		
Total	174	4528.2	1		

CV = 34.22 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.1198999

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.3252858

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	Biozyme(V4)	17.1
ab	Foltron(V4)	15.08
ab	Raizal(V3)	14.28
ab	Biozyme(TS/R1)	14.27261
b	Biozyme(R1)	13.32
b	Testemunha	12.611
b	K-fol(R5.1)	11.61917

```
> dbc(dados$trat,dados$Ponto,dados$nv2gt, quali = TRUE, mcomp =
"tukey", nl=FALSE,
+   hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	7.607	4	3.2217	0.005111
Bloco	4	2.286	3	1.4524	0.219140

Residuo 164 64.538 2
Total 174 74.431 1

CV = 16.33 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.2831809

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.2271327

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	Biozyme(V4)	4.186347
ab	Foltron(V4)	3.944863
ab	Biozyme(TS/R1)	3.867999
ab	Raizal(V3)	3.866151
ab	Biozyme(R1)	3.751145
b	Testemunha	3.640577
b	K-fol(R5.1)	3.512721

Número de Vagens 1 Grão

> #Vagens 1 Grão

> dbc(dados\$trat,dados\$Ponto,dados\$nv1g, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,

+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	95.29	3	5.3718	0.00004
Bloco	4	3.21	2	0.2716	0.89593
Residuo	164	484.86	4		
Total	174	583.36	1		

CV = 72.7 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.02526064

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.0800317

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	Biozyme(TS/R1)	3.826087
ab	Foltron(V4)	3.2084
bc	Biozyme(V4)	2.172258
bc	K-fol(R5.1)	2.041667
c	Testemunha	1.95
c	Raizal(V3)	1.8696
c	Biozyme(R1)	1.615556

```
> dbc(dados$trat,dados$Ponto,dados$nv1gt, quali = TRUE, mcomp =
"tukey", nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	5.938	4	4.4337	0.00035
Bloco	4	0.252	2	0.2821	0.88927
Residuo	164	36.605	3		
Total	174	42.795	1		

CV = 26.74 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.2203922

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.1014987

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	Biozyme(TS/R1)	2.109813
ab	Foltron(V4)	1.99442
bc	Biozyme(V4)	1.735562
bc	K-fol(R5.1)	1.701102
c	Testemunha	1.647809
c	Raizal(V3)	1.635796
c	Biozyme(R1)	1.565858

Número de Vagens Totais

```
> #Vagens Totais
> dbc(dados$trat,dados$Ponto,dados$nv, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,
+   hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	350.7	3	0.56882	0.75473
Bloco	4	266.1	4	0.64730	0.62956
Residuo	164	16851.8	2		
Total	174	17468.6	1		

CV = 28.67 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.005329213

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.6267347

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1	Biozyme(R1)	32.40000
2	Biozyme(TS/R1)	36.18174
3	Biozyme(V4)	36.92871
4	Foltron(V4)	34.96000
5	K-fol(R5.1)	35.87500
6	Raizal(V3)	35.16000
7	Testemunha	36.10000

```
-----
> dbc(dados$trat,dados$Ponto,dados$nvt, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,
+   hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
-----
```

Quadro da análise de variancia

```
-----
          GL   SQ QM   Fc Pr>Fc
Tratamento  6  2.600 3 0.62194 0.71254
Bloco        4  1.696 2 0.60874 0.65690
Residuo      164 114.249 4
Total        174 118.544 1
-----
```

CV = 13.97 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.5201181

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.4259212

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

```
-----
      Niveis  Medias
1  Biozyme(R1) 5.721270
2 Biozyme(TS/R1) 6.044485
3  Biozyme(V4) 6.119276
4  Foltron(V4) 5.932816
5  K-fol(R5.1) 6.024097
6  Raizal(V3) 5.984434
7  Testemunha 5.981862
-----
```

QUADRO 11 Altura (cm), diâmetro de caule (mm), número de grãos (grãos planta⁻¹), peso de mil grãos (PMG) (g) e produtividade de grãos (kg ha⁻¹) da soja cv. cv. 7198 IPRO no momento da colheita, estágio de desenvolvimento R8. ITC/COMIGO, Rio Verde, Goiás. Maio 2021.

Altura (cm)				
<pre>> #Altura > dbc(iprod\$trat,iprod\$bloco,iprod\$altura, quali = TRUE, mcomp = "tukey", nl=FALSE, + hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)</pre>				

Quadro da análise de variancia				

	GL	SQ	QM	Fc Pr>Fc
Tratamento	6	0.24185	0.040309	6.8759 1.5970e-06
Bloco	4	0.15932	0.039829	6.7941 4.4052e-05
Residuo	163	0.95556	0.005862	
Total	173	1.35673		

CV = 7.39 %				

Teste de normalidade dos residuos				
valor-p: 0.212871				
De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos				
podem ser considerados normais.				

Teste de homogeneidade de variancia				
valor-p: 0.3168094				
De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias				
podem ser consideradas homogeneas.				

Teste de Tukey				

Grupos Tratamentos Medias				
a	KfolR51	1.092917		
ab	RaizalV3	1.0732		
abc	FoltronV4	1.058		
bcd	Testemunha	1.034		
bcd	BiozymeTSR1		1.020435	
cd	BiozymeR1	1.012308		
d	BiozymeV4	0.98		

Diâmetro do Caule (mm)				
> #Diâmetro				

```
> dbc(iprod$trat,iprod$bloco,iprod$diam, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,
+   hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	12.635	2.10588	1.58064	0.15584
Bloco	4	3.961	0.99024	0.74326	0.56383
Residuo	163	217.165	1.33230		
Total	173	233.761			

CV = 16.19 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.9312012

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.7381292

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis	Medias
1 BiozymeR1	7.064231
2 BiozymeTSR1	7.476087
3 BiozymeV4	7.373226
4 FoltronV4	6.587600
5 KfolR51	7.245000
6 RaizalV3	7.048800
7 Testemunha	7.060000

Número de Grãos (grãos planta⁻¹)

```
> #Número de Grãos
> dbc(iprod$trat,iprod$bloco,iprod$ng, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,
+   hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	1997	332.78	0.54225	0.77548
Bloco	4	747	186.75	0.30430	0.87478
Residuo	163	100033	613.70		

Total 173 102777

CV = 28.66 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.006755534

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.7855821

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1 BiozymeR1 82.46154

2 BiozymeTSR1 87.86957

3 BiozymeV4 88.74194

4 FoltronV4 80.44000

5 KfolR51 88.00000

6 RaizalV3 87.28000

7 Testemunha 90.90000

DADOS TRANSFORMADOS

> #Número de Grãos Transformado

> dbc(iprod\$trat,iprodbloco,iprodbngt, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
nl=FALSE,

+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	5.878	0.97972	0.56570	0.75718
Bloco	4	1.837	0.45918	0.26514	0.90001
Residuo	163	282.294	1.73186		
Total	173	290.009			

CV = 14.21 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.3790167

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.8022483

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

De acordo com o teste F, as medias nao podem ser consideradas diferentes.

Niveis Medias

1 BiozymeR1 9.012657
 2 BiozymeTSR1 9.344671
 3 BiozymeV4 9.405004
 4 FoltronV4 8.943480
 5 KfolR51 9.381393
 6 RaizalV3 9.353434
 7 Testemunha 9.400457

Peso De Mil Grãos (PMG) (g)

> #Peso de Mil Grãos

> dbc(iprod\$trat,iprod\$bloco,iprod\$pmg, quali = TRUE, mcomp = "tukey",
 nl=FALSE,

+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)

Quadro da analise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	9723	1620.57	1.7001	0.124042
Bloco	4	8286	2071.58	2.1732	0.074262
Residuo	163	155374	953.21		
Total	173	173384			

CV = 17.67 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 7.972794e-11

ATENCAO: a 5% de significancia, os residuos nao podem ser considerados normais!

 Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.5904253

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	BiozymeTSR1	183.3388
ab	FoltronV4	181.9108
ab	RaizalV3	181.9078
ab	KfolR51	174.1303
ab	BiozymeR1	171.0995
ab	BiozymeV4	169.9942
b	Testemunha	159.9055

Produtividade de Grãos (kg ha⁻¹)

```
> dbc(prodoutlier$trat,prodoutlier$poneto,prodoutlier$prod, quali = TRUE,
mcomp = "tukey", nl=FALSE,
+ hvar='oneillmathews', sigT = 0.15, sigF = 0.15)
```

Quadro da análise de variancia

	GL	SQ	QM	Fc	Pr>Fc
Tratamento	6	6007844	1001307	4.5214	0.000262
Bloco	9	3651273	405697	1.8319	0.064848
Residuo	190	42077119	221459		
Total	205	51736236			

CV = 12.01 %

Teste de normalidade dos residuos

valor-p: 0.9489054

De acordo com o teste de Shapiro-Wilk a 5% de significancia, os residuos podem ser considerados normais.

Teste de homogeneidade de variancia

valor-p: 0.2965586

De acordo com o teste de oneillmathews a 5% de significancia, as variancias podem ser consideradas homogeneas.

Teste de Tukey

Grupos Tratamentos Medias

a	Foltron(V4)	4217.548
ab	Biozyme(R1)	4079.284
abc	Biozyme(TS/R1)	3967.44
bc	Raizal(V3)	3888.11
bc	Biozyme(V4)	3836.407
bc	Testemunha	3796.89
c	Kfol(R5.1)	3660.913

