



Bragantia

ISSN: 0006-8705

editor@iac.sp.gov.br

Instituto Agronômico de Campinas
Brasil

Nogueira de Moura Guerra, Antonia Mirian; Ávila Rodrigues, Fabrício; Costa Lima, Trícia; Berger, Paulo Geraldo; Barros, Angélica Fátima; Rodrigues da Silva, Yasmin Cristina
Capacidade fotossintética de plantas de algodoeiro infectadas por ramulose e supridas com silício
Bragantia, vol. 73, núm. 1, enero-marzo, 2014, pp. 50-64
Instituto Agronômico de Campinas
Campinas, Brasil

Disponible en: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=90830633008>

- Cómo citar el artículo
- Número completo
- Más información del artículo
- Página de la revista en redalyc.org

redalyc.org

Sistema de Información Científica
Red de Revistas Científicas de América Latina, el Caribe, España y Portugal
Proyecto académico sin fines de lucro, desarrollado bajo la iniciativa de acceso abierto

Capacidade fotossintética de plantas de algodoeiro infectadas por ramulose e supridas com silício

Antonia Mirian Nogueira de Moura Guerra ⁽¹⁾; Fabrício Ávila Rodrigues ⁽²⁾; Trícia Costa Lima ⁽³⁾; Paulo Geraldo Berger ^(4*); Angélica Fátima Barros ⁽²⁾; Yasmin Cristina Rodrigues da Silva ⁽²⁾

⁽¹⁾ Universidade Federal do Oeste do Pará (UFOPA), Instituto de Biodiversidade e Florestas, 68035-110 Santarém (PA), Brasil.

⁽²⁾ Universidade Federal de Viçosa (UFV), Departamento de Fitopatologia, Laboratório Interação Planta-Patógeno, 36570-000 Viçosa (MG), Brasil.

⁽³⁾ Universidade Estadual do Goiás (UEG), Unidade Universitária de Palmeiras de Goiás, 76190000 Palmeiras de Goiás (GO) Brasil.

⁽⁴⁾ UFV, Departamento de Fitotecnia, Produção Vegetal, 36570-000 Viçosa (MG), Brasil.

(*) Autor correspondente: pgberger@ufv.br

Recebido: 25/ago./2013; Aceito: 9/jan./2014

Resumo

Nas plantas atacadas por patógenos ocorrem danos nas células do mesofilo, colonização dos espaços intra e intercelulares e fechamento de estômatos, afetando a transpiração, influxo do CO₂ e taxa fotossintética. O uso de silício (Si) é importante para reduzir a intensidade de inúmeras doenças em várias espécies de plantas, além de ter um efeito positivo sobre a capacidade fotossintética. Objetivou-se com este estudo investigar o efeito do Si sobre a capacidade fotossintética de plantas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá e FM 993 infectadas por *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides* supridas (+Si) ou não (-Si) com Si. Avaliaram-se as variáveis de trocas gasosas: taxa de assimilação líquida de carbono (A), condutância estomática (g_s), transpiração (E), razão entre a concentração interna e ambiente de CO₂ (C_i/C_a), a eficiência instantânea no uso da água (A/E) e a concentração de pigmentos. Houve redução de A, g_s, fixação de carbono, concentrações de clorofila a (cl_a), clorofila b (cl_b) e carotenoides, matéria seca total (MST) e aumento na E e na A/E. Com o fornecimento de Si, as plantas das duas cultivares de algodoeiro aumentaram a A devido ao aumento na g_s e na fixação de CO₂, além de no uso mais eficiente da água. O suprimento de Si aumentou as concentrações de cl_a, cl_b e carotenoides e MST nas duas cultivares. O Si afetou a fisiologia das plantas de algodoeiro infectadas por *C. gossypii* var. *cephalosporioides*, aumentando a resistência à ramulose devido a incrementos na capacidade fotossintética, na concentração de pigmentos e no acúmulo de biomassa.

Palavras-chave: *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*, fotossíntese, trocas gasosas.

Photosynthetic capacity of cotton boll rot infected plants and supplied with silicon

Abstract

In plants attacked by pathogens, occurring cell damage of the mesophyll, colonization of intra and intercellular spaces and closing of stomata, affecting perspiration, influx of CO₂ and the photosynthetic rate. The use of Silicon (Si) is important to reduce the intensity of numerous diseases in several species of plants, as well as having a positive effect on the photosynthetic capacity of plants. The objective of this study, was to investigate the effect of Si on the photosynthetic capacity of cotton plants of cultivars BRS Araçá and FM 993 infected by *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides* and supplied with (+Si) or not (-Si) silicon. Been evaluated variables of gas exchange: carbon assimilation rate (A), stomatal conductance (g_s), transpiration (E), ratio between the concentration and CO₂ environment internal (C_i/C_a), efficiency of water use (A/E) and pigment concentration. There were reduction of A, the g_s, carbon fixation, chlorophyll a concentrations (cl_a), chlorophyll b (cl_b) and carotenoids, total dry matter (MST) and increasing of E. The supply of the two cotton cultivars due to increase in g_s and CO₂ fixation. The supply increased concentrations of cl_a, cl_b, and carotenoids and MST in both cultivars. Therefore, the Si affect the physiology of plants of cotton infected by *C. gossypii* var. *cephalosporioides*, increasing the resistance to *Colletotrichum gossypii* in photosynthetic capacity increments due to the concentration of pigments and in the accumulation of biomass.

Key words: *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*, photosynthesis, gas exchange abstract.

1. INTRODUÇÃO

Uma das doenças mais importantes que afetam a cultura do algodoeiro (*Gossypium hirsutum* L. r. *latifolium* Hutch) no Brasil é a ramulose, causada pelo fungo *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides* A. S. Costa (Suassuna e Coutinho, 2011). O patógeno infecta as folhas, pecíolos e o caule, provocando nanismo e o superbrotamento dos ramos. Há prejuízos para a formação das maçãs e, consequentemente, para a produção (Mehta et al., 2005).

Considerando que *C. gossypii* var. *cephalosporioides* é um patógeno hemibiotrófico, é na fase necrotrófica que o fungo causa substanciais modificações na fisiologia do algodoeiro, devido à secreção de enzimas líticas e de toxinas não específicas. Do ponto de vista fisiológico, um dos principais danos causados pelos patógenos que atacam as folhas ocorre sobre os processos fotossintéticos (Berger et al., 2007), como as trocas gasosas e a fluorescência da clorofila. Essas têm sido consideradas indicadores úteis da atividade do aparelho fotossintético em plantas sob condições de estresse, como o causado por patógenos (Berger et al., 2007; Lichtenthaler e Miehe, 1997). Vários estudos têm demonstrado que a infecção por patógenos leva a uma diminuição da fotossíntese (Bastiaans, 1993; Berger et al., 2007) e a modificações no aparelho fotossintético (Lichtenthaler e Miehe, 1997).

Mudanças nos parâmetros fotossintéticos de *Eucalyptus globulus* em resposta à infecção por *Mycosphaerella* sp. tiveram uma relação linear negativa entre luz saturada e taxa de assimilação líquida de CO_2 (A), a nível de folha, e os danos causados devidos à infecção. Reduções em A foram proporcionalmente maiores do que o esperado pela redução na área foliar fotossinteticamente ativa, sugerindo que os tecidos assintomáticos também foram afetados pela infecção. Mudanças na abertura estomática, nas reações bioquímicas, no número e estrutura dos cloroplastos, na secreção de enzimas líticas e enzimas em tecidos assintomáticos ocorrem em plantas atacadas por patógeno (Pinkard e Mohammed, 2006). Alves et al. (2011) estudaram o efeito da infecção por *Puccinia psidii* sobre as trocas gasosas em *Eucalyptus urophylla*. Esses autores observaram que as trocas gasosas e a fluorescência da clorofila a permaneceram praticamente inalteradas em um clone resistente, enquanto no clone suscetível as taxas fotossintéticas foram afetadas principalmente por limitações bioquímicas na fixação do carbono.

A concentração de pigmentos nas folhas e a integridade da membrana são cruciais para a manutenção da A em plantas (Matsuda et al., 2004). Redução na concentração de pigmentos nas folhas causada por vários patógenos como *Exsorohilum turcicum* em milho (Chauhan et al., 1997) e *Bipolaris sorokiniana* em *Poa pratiensis* (Hodges e Campbell, 1999) ocasionaram redução na taxa fotossintética.

Tem sido relatado que aplicações do elemento Si podem reduzir a intensidade de várias doenças (Ranganathan et al., 2006; Rodrigues et al., 2003), a toxidez de alguns metais pesados, como boro e manganês (Feng et al., 2009; Gunes et al., 2007; Hodson e Sangster, 2002) e o estresse

salino (Gong et al., 2003; Liang et al., 2006). Em arroz, o Si diminuiu a transpiração e a taxa da permeabilidade das membranas das plantas sob déficit hídrico (Agarie et al., 1998). Em sorgo sob déficit hídrico, a aplicação de Si aumentou o conteúdo relativo de água e o peso da matéria seca das plantas (Hattori et al., 2005). O aumento na tolerância à seca pela adição de Si esteve associado com o aumento na capacidade de absorção de água. O suprimento de Si às plantas de trigo melhorou o status hídrico e aumentou a massa seca das plantas (Gong et al., 2003). O aumento na tolerância das plantas de trigo à seca mediado pelo Si foi devido ao aumento na capacidade da defesa antioxidante e à redução de danos oxidativos (Gong et al., 2003).

Assim, o objetivo deste estudo foi investigar o efeito do Si sobre a capacidade fotossintética de plantas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá e FM 993 infectadas por *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides* e supridas (+Si) ou não (-Si) com Si.

2. MATERIAL E MÉTODOS

Preparo da solução nutritiva e crescimento das plantas de algodoeiro

Sementes de algodão das cultivares BRS Araçá e Fiber Max 993 (FM 993) foram lavadas em solução de hipoclorito de sódio (10%) por dois minutos, seguidas de lavagem em água destilada por três minutos e germinadas em leito de areia lavada e autoclavada. Dez dias após a germinação, cinco plântulas foram transferidas para vasos plásticos contendo 5 L de solução nutritiva de Hoagland e Arnon (1950) modificada, constituída de: 6,0 mmol L^{-1} KNO_3 ; 1,0 mmol L^{-1} $\text{NH}_4\text{H}_2\text{PO}_4$; 2,0 mmol L^{-1} $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$; 4,0 mmol L^{-1} $\text{Ca}(\text{NO}_3)_2$; 0,3 $\mu\text{mol L}^{-1}$ $\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$; 1,3 $\mu\text{mol L}^{-1}$ $\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$; 46 $\mu\text{mol L}^{-1}$ H_3BO_3 ; 12,6 $\mu\text{mol L}^{-1}$ $\text{MnCl}_2 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$; 0,1 $\mu\text{mol L}^{-1}$ $(\text{NH}_4)_6\text{Mo}_7\text{O}_{24} \cdot 4\text{H}_2\text{O}$; 45 $\mu\text{mol L}^{-1}$ $\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ -EDTA bissódico. O ácido monossilícico obtido pela passagem do silicato de potássio através de uma coluna contendo resina trocadora de cátions (Amberlite IRA 410) (Ma e Takahashi, 2002) foi adicionado à solução nutritiva nas concentrações de 0 (-Si) e 2 mmol Si L^{-1} (+Si). Foi utilizada solução nutritiva a meia força iônica incluindo a adição ou não do ácido monossilícico. Após sete dias, a concentração da solução utilizada foi modificada para força total. A solução nutritiva foi aerada, trocada a cada quatro dias e o pH foi verificado diariamente e mantido entre 5,5 e 6,0.

Obtenção do inóculo de *C. gossypii* var. *cephalosporioides* e inoculação das plantas

As plantas de algodoeiro foram inoculadas com o isolado CNPA 0053 de *C. gossypii* var. *cephalosporioides* fornecido pela Embrapa – Centro Nacional de Pesquisa do Algodão. O

isolado de *C. gossypii* var. *cephalosporioides* foi armazenado em tubos de ensaio contendo meio batata-dextrose-ágar (BDA). O isolado foi repicado para placas de Petri contendo meio BDA e as placas foram transferidas para câmara de crescimento tipo B.O.D. com fotoperíodo de 12 h e temperatura de 25 °C na qual permaneceram por até 15 dias até ocorrer abundante produção de conídios. O inóculo foi preparado adicionando-se 10 mL de água destilada em cada placa, que em seguida, foram raspadas superficialmente com pincel de cerdas macias para liberação dos conídios. A suspensão obtida foi filtrada em gaze e ajustada para a concentração de $1,5 \times 10^6$ conídios/mL. Para aumentar a aderência dos conídios ao tecido da planta, a suspensão foi preparada utilizando-se água contendo gelatina a 1% (p:v), além da adição de Tween 20 (0,1 mL/100 mL de suspensão) para quebrar e tensão superficial da água.

Plantas de algodoeiro no estádio V5 (40 dias após transplantio) (Marur e Ruano, 2001) foram inoculadas com *C. gossypii* var. *cephalosporioides* utilizando-se atomizador (VLS-Set Airbrush, Paache Airbrush Company, USA). Após a inoculação, as plantas foram transferidas para câmara de nevoeiro com temperatura de 25 ± 2 °C e umidade relativa de $90 \pm 5\%$ com fluxo contínuo de luz por 24 h e, em seguida, transferidas para câmara de crescimento com temperatura entre 25 °C e 35 °C e umidade relativa de $50 \pm 5\%$, na qual permaneceram até o final das avaliações.

Avaliação da severidade

A severidade da ramulose foi avaliada utilizando-se a escala de notas proposta por Costa e Fraga Júnior (1937) em que: 0= plantas sem sintomas; 1= plantas apresentando lesões necróticas nas folhas, pecíolos e nervuras; 2= morte do ápice, hiperplasia e morte dos meristemas laterais; 3= encurtamento dos internódios e início do superbrotamento; e 4= intenso superbrotamento e redução do porte e desenvolvimento da planta, morte das partes afetadas. A severidade foi avaliada aos 10, 20 e 30 dias após inoculação (dai). As notas de severidade foram usadas para calcular o índice da ramulose (IR) de acordo com o índice de McKinney (1923) em que: $IR = [(nota\ da\ doença \times número\ de\ plantas\ com\ essa\ nota) / (número\ total\ de\ plantas \times nota\ máxima\ da\ doença\ na\ escala)] \times 100$. Os valores do IR para as repetições de cada tratamento foram utilizados para calcular a área abaixo da curva do índice da ramulose (AACIR) de acordo com a fórmula proposta por Shaner e Finney (1977).

Determinação dos parâmetros de trocas gasosas

A taxa de assimilação líquida de carbono (*A*), a condutância estomática (*g*), a transpiração (*E*), a razão entre a concentração interna e ambiente de CO₂ (*C_i/C_a*) e a eficiência instantânea

do uso da água (*A/E*) foram determinadas na quarta folha do ápice para a base, em uma planta que se encontrava no estádio V5 (Marur e Ruano, 2001), por repetição de cada parcela. As avaliações foram realizadas entre as 08:00 e 11:00 hs, em sistema aberto, sob irradiância de saturação de 1000 μmol m⁻² s⁻¹, utilizando-se um analisador de gases infravermelho (LC pro+, Analytical Development Company, Hoddesdon, Reino Unido). Durante as avaliações, a umidade relativa do ar foi de $\approx 80 \pm 5\%$, a temperatura foliar variou de 28 °C a 33 °C e a concentração ambiente de CO₂ foi cerca de 380 μmol mol⁻¹. Para permitir a ativação plena da atividade da maquinaria fotossintética, as plantas foram mantidas cerca de meia hora fora da câmara de nebulização, a pleno sol, antes das avaliações. As avaliações foram realizadas aos 5, 10, 20 e 30 dias após inoculação (dai) em uma planta por repetição de cada tratamento. As avaliações também foram realizadas nas plantas não inoculadas com *C. gossypii* var. *cephalosporioides* (0 h).

Determinação da concentração de pigmentos

Para a determinação da concentração dos pigmentos nas folhas, amostras de 100 mg da quarta folha das plantas de cada repetição foram coletadas aos 0, 10, 20 e 30 dai. As amostras foram maceradas em nitrogênio (N₂) líquido contendo 0,01 g de carbonato de cálcio e, em seguida, homogeneizadas com 2 mL de acetona 80% (v/v) por 1 min sob luz verde. A suspensão resultante foi filtrada em papel filtro Whatman # 1. O resíduo foi lavado três vezes em acetona a 80% e o volume final completado em balão volumétrico para 25 mL, com o mesmo solvente. As absorbâncias dos extratos foram lidas em espectrofotômetro (Evolution 60, Thermo Scientific, Waltham, MA, EUA) nos comprimentos de onda 470, 646,8 e 663,2 nm. As concentrações de clorofila a (*Cl_a*), clorofila b (*Cl_b*) e carotenoides e pigmentos totais foram estimadas de acordo com Lichtenthaler (1987).

Massa seca e razões alométricas

Foram realizadas análises destrutivas das plantas inoculadas e não inoculadas com *C. gossypii* var. *cephalosporioides* de cada cultivar aos 30 dai. As plantas foram separadas em limbo foliar, pecíolos, caule e raízes. A área das folhas de cada planta foi obtida com o equipamento medidor de área foliar LiCor 3100 (LI-COR Inc., Lincoln, NE, USA). Todas as partes da planta foram secadas em estufa com ventilação forçada de ar a 70 °C até atingirem massa constante sendo, em seguida, pesadas.

Com os valores de biomassa seca, foram obtidas as seguintes variáveis, de acordo com Hunt (1990):

- Matéria Seca Total (MST): somatório da matéria seca de todas as partes da planta;

- b) Razão de Massa Foliar (RMF): razão entre a biomassa seca alocada para a folha em relação à biomassa total ($RMF = W_{folha} / W_{total}$);
- c) Razão de Massa Caulinar (RMC): razão entre a biomassa seca alocada no caule em relação à biomassa total ($RMC = W_{caule} / W_{total}$);
- d) Razão de Massa Radicular (RMR): razão entre a biomassa seca alocada na raiz em relação à biomassa total ($RMR = W_{raiz} / W_{total}$);
- e) Razão de Massa do Pecíolo (RMP): razão entre a biomassa seca alocada no pecíolo em relação à biomassa total ($RMP = W_{pecíolo} / W_{total}$);
- f) Área Foliar Específica (AFE – $m^2 kg^{-1}$): trata-se da razão entre a área da folha em relação a massa da folha ($AFE = L_a / W_{folha}$);
- g) Razão de Área Foliar (RAF – $m^2 kg^{-1}$): trata-se da razão entre a área da folha em relação a massa seca total da planta ($RAF = L_a / W_{planta}$).

Determinação da concentração foliar de Si

Aos 30 dai, as folhas das plantas das repetições dos tratamentos foram coletadas, lavadas em água destilada e secadas em estufa com ventilação forçada de ar a 70 °C até atingirem massa constante. Posteriormente, as folhas foram moídas em moinho tipo Thomas-Wiley (Thomas Scientific, Swedesboro, NJ), equipado com peneira de 20 mesh (0,84 mm), para determinação da concentração foliar de Si conforme proposto por Korndörfer et al. (2004).

Delineamento experimental e análise estatística dos dados

Foi conduzido um experimento instalado em delineamento em blocos casualizados em esquema fatorial $2 \times 2 \times 2$, com dez repetições. Os fatores estudados foram duas cultivares de algodoeiro, duas formas de inoculação (plantas não inoculadas e inoculadas) e supridas (+Si) ou não (-Si) com Si. Foram

utilizadas dez repetições para avaliação de trocas gasosas, análise de crescimento, severidade e análise foliar de Si; para pigmentos, foram utilizadas apenas quatro repetições. Cada unidade experimental foi composta por um vaso plástico contendo cinco plantas de algodão. Os dados obtidos para cada variável foram submetidos à análise de variância (ANOVA) e as médias dos tratamentos comparadas pelo teste-*t* ($p \leq 0,05$) ou pelo teste Tukey ($p \leq 0,05$) utilizando-se o SAS versão 6.12. O índice de ramulose foi correlacionado com as médias obtidas para as variáveis fotossintéticas e as variáveis fotossintéticas foram correlacionadas entre si.

3. RESULTADOS

Índice da ramulose e concentração foliar de Si

Os valores do índice da ramulose nas plantas de algodoeiro das duas cultivares supridas com Si foram menores em relação aos obtidos para as plantas das duas cultivares não supridas com esse elemento. Houve interação significativa entre os fatores cultivares \times doses de Si para a AACIR e para a concentração foliar de Si (Tabela 1).

Trocas gasosas

Houve efeito significativo da inoculação para as variáveis A , g_s , C_i/C_a , e A/E . Houve efeito significativo da cultivar para a variável E e efeito da dose de Si para todas as variáveis avaliadas (Tabela 2). A interação entre os fatores cultivares \times inoculação foi significativa para a variável E (Tabela 3) e a interação entre os fatores inoculação \times doses de Si foi significativa para a variável C_i/C_a (Tabela 4).

Nas plantas da cultivar BRS Araçá não inoculadas e supridas com Si ocorreram aumentos significativos em A aos 20 e 30 dai (Figura 1a), e, aos 10 dai, em A/E_i (Figura 2a),

Tabela 1. Área abaixo da curva do índice da ramulose (AACIR) e concentração foliar de silício (Si) (g/kg) em plantas de algodão das cultivares BRS Araçá e FM 993 crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício e inoculadas com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides* ou não

Cultivares		AACIR		Si (g/kg)	
		BRS Araçá	FM 993	BRS Araçá	FM 993
Silício	-Si	1325 Ab	1900 Aa	0,70 Ba	0,90 Ba
	+Si	1050 Bb	1287 Ba	12,20 Aa	8,10 Ab
Valores de F		AACIR		Si	
Cultivares (C)		36,38*		3,96 ^{ns}	
Silício (Si)		43,41*		89,76*	
C \times Si		6,25*		4,67*	
CV (%)		15,31		36,64	

* $p \leq 0,05$: significativo a 5% de significância pelo teste-*F*; ^{ns}: não significativo; CV: coeficiente de variação; médias na coluna seguidas de mesmas letras maiúsculas ou médias na linha seguidas de letras minúsculas distintas são estatisticamente diferentes ($p \leq 0,05$), de acordo com o teste de Tukey

Tabela 2. Análise de variância para as variáveis taxa de assimilação líquida de carbono (A), condutância estomática (g_s), taxa transpiratória (E), razão entre concentração interna e ambiente de CO_2 (C_i/C_a), eficiência instantânea no uso da água (A/E), concentração de clorofila a (Cl_a), clorofila b (Cl_b), carotenoides (Carot) e pigmentos totais (Pigm. totais) em folhas de plantas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá e FM 993 crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício, inoculadas com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides* ou não

Fontes de variação		A	g_s	E	C_i/C_a	A/E	Cl_a	Cl_b	Carot	Pigm. totais
Cultivares	BRS Araçá	23,21	0,32	3,91	0,55	0,101	44,24	16,36	10,71	5,70
	FM 993	22,42	0,31	4,22	0,55	0,090	47,32	15,73	10,82	5,96
	DMS	0,88 ^{ns}	0,02 ^{ns}	0,13*	0,02 ^{ns}	0,005 ^{ns}	2,34*	0,91 ^{ns}	0,61 ^{ns}	0,26 ^{ns}
Inoculação	Plantas não inoculadas	25,62	0,37	4,12	0,51	0,112	45,00	15,44	11,07	6,12
	Plantas inoculadas	20,02	0,26	3,99	0,59	0,084	46,56	16,65	10,46	5,53
	DMS	0,88*	0,02*	0,13 ^{ns}	0,02*	0,005*	2,34 ^{ns}	0,91*	0,61 ^{ns}	0,26 ^{ns}
Silício	-Si	22,21	0,30	4,27	0,57	0,095	44,42	15,70	10,19	5,99
	+Si	23,43	0,34	3,84	0,53	0,102	47,14	16,38	11,35	5,67
	DMS	0,08*	0,02*	0,13*	0,02*	0,005*	2,34*	0,91 ^{ns}	0,61*	0,26*
Valores de F										
Blocos		0,20 ^{ns}	0,41 ^{ns}	0,22 ^{ns}	0,13 ^{ns}	0,21 ^{ns}	0,16 ^{ns}	0,07 ^{ns}	0,71 ^{ns}	0,36 ^{ns}
Cultivares (C)		3,11 ^{ns}	0,51 ^{ns}	19,04*	0,01 ^{ns}	3,27 ^{ns}	6,81*	1,86 ^{ns}	0,14 ^{ns}	3,54 ^{ns}
Inoculação (I)		156,40*	108,17*	3,75 ^{ns}	56,28*	111,52*	1,73 ^{ns}	6,83*	3,88 ^{ns}	19,25*
Doses de silício (Si)		7,44*	11,13*	39,95*	18,49*	6,82*	5,28*	2,18 ^{ns}	13,82*	6,03*
C × I		0,61 ^{ns}	0,34 ^{ns}	9,40*	0,02 ^{ns}	0,57 ^{ns}	3,63 ^{ns}	3,51 ^{ns}	3,53 ^{ns}	0,01 ^{ns}
C × Si		0,01 ^{ns}	0,09 ^{ns}	1,49 ^{ns}	3,94 ^{ns}	2,19 ^{ns}	0,93 ^{ns}	1,98 ^{ns}	16,16 ^{ns}	28,89 ^{ns}
I × Si		0,47 ^{ns}	0,06 ^{ns}	0,01 ^{ns}	13,83*	2,55 ^{ns}	2,36 ^{ns}	0,16 ^{ns}	0,02 ^{ns}	1,41 ^{ns}
C × I × Si		0,32 ^{ns}	0,30 ^{ns}	0,24 ^{ns}	0,34 ^{ns}	0,22 ^{ns}	0,54 ^{ns}	1,52 ^{ns}	0,01 ^{ns}	0,01 ^{ns}
CV (%)		15,18	26,12	13,02	14,62	20,84	14,61	16,25	16,40	13,04

* $p \leq 0,05$: significativo a 5% de significância pelo teste-F; * $p \leq 0,05$: significativo a 5% de significância pelo teste-t; ^{ns}: não significativo; CV: coeficiente de variação

Tabela 3. Taxa transpiratória (E) ($\text{mmol m}^{-2} \text{s}^{-1}$) em plantas das cultivares de algodoeiro BRS Araçá e FM 993 crescidas em solução nutritiva e inoculadas com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides* ou não

Inoculação	Plantas não inoculadas	Plantas inoculadas
Cultivares	BRS Araçá	3,74 Bb
	FM 993	4,25 Aa

Médias na mesma linha seguidas de letras maiúsculas diferentes ou médias na mesma coluna seguidas de letras minúsculas distintas são estatisticamente diferentes ($p \leq 0,05$) de acordo com o teste de Tukey

Tabela 4. Razão entre a concentração interna e ambiente de CO_2 (C_i/C_a) em folhas de plantas de algodoeiro crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício (Si) e inoculadas com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides* ou não

Inoculação	Plantas não inoculadas	Plantas inoculadas
Silício	-Si	0,63 Aa
	+Si	0,51 Ab

Médias na mesma linha seguidas de letras maiúsculas diferentes ou médias na mesma coluna seguidas de letras minúsculas distintas são estatisticamente diferentes ($p \leq 0,05$) de acordo com o teste de Tukey

quando comparadas às plantas do tratamento -Si. A variável E nas plantas não inoculadas supridas com Si apresentou reduções significativas aos 5 e 30 dai quando comparada às das plantas não inoculadas do tratamento +Si (Figura 3a). A relação C_i/C_a nas plantas não inoculadas supridas com Si reduziu-se significativamente aos 0, 5 e 20 dai quando

comparadas às das plantas não inoculadas do tratamento +Si (Figura 4a).

Nas plantas da cultivar BRS Araçá inoculadas supridas com Si ocorreram aumentos significativos em A aos 5, 10 e 30 dai (Figura 1b); aos 20 dai na g_s (Figura 5b); e aos 10 e 30 dai na A/E (Figura 2b), quando comparadas às das plantas inoculadas que não receberam Si. Nas plantas inoculadas supridas com Si reduziu-se significativamente a E aos 10 e 30 dai, quando comparada às das plantas não inoculadas do tratamento +Si (Figura 3b). Nas plantas da cultivar BRS Araçá inoculadas supridas com Si, a C_i/C_a reduziu significativamente aos 20 e 30 dai quando comparada às das plantas não inoculadas do tratamento +Si (Figura 4b).

As plantas não inoculadas supridas com Si da cultivar FM 993 apresentaram aumentos significativos em A aos 10, 20 e 30 dai (Figura 1c) e na g_s aos 5 e 10 dai (Figura 5c) quando comparadas às das plantas não inoculadas do tratamento -Si. A variável E reduziu significativamente aos 5 e 10 dai nas plantas não inoculadas supridas com Si, quando comparadas com as das plantas inoculadas do tratamento +Si (Figura 3c).

As plantas da cultivar FM 993 inoculadas e supridas com Si apresentaram aumentos significativos na A aos 10 e 30 dai (Figura 1d), na g_s aos 20 dai (Figura 5d) e em A/E aos 10 e 30 dai (Figura 2d), quando comparadas às das plantas inoculadas e que não receberam Si. Nas plantas inoculadas que receberam Si, a E reduziu significativamente aos 10 e

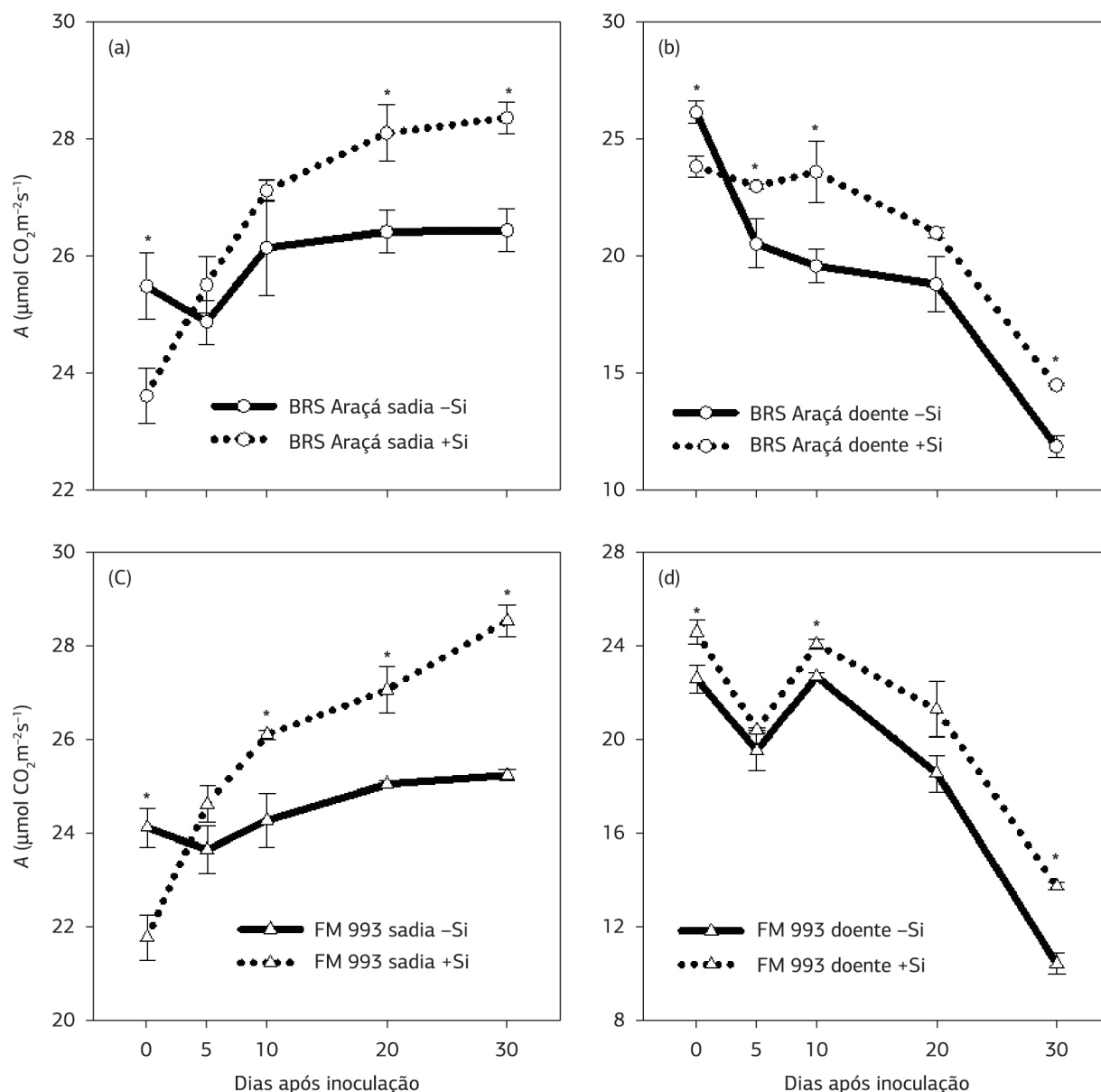


Figura 1. Taxa de assimilação líquida de carbono (A) em folhas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá (a, b) e FM 993 (c, d) crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício (Si), não inoculadas (a, c) e inoculadas (b, d) com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*; cada ponto representa a média de dez repetições; barras representam o desvio padrão da média; médias entre os tratamentos -Si e +Si seguidas de asterisco (*) são significativamente diferentes pelo teste- t a 5% de significância.

30 dai, quando comparada com a das plantas do tratamento +Si (Figura 3d). Nas plantas inoculadas supridas com Si, a C_i/C_a reduziu-se significativamente aos 10, 20 e 30 dai, quando comparada à das plantas inoculadas do tratamento -Si (Figura 4d).

Concentração de pigmentos

Houve efeitos significativos: do fator cultivares para a variável concentração de cl_a , do fator inoculação para as variáveis concentração de cl_b e do fator doses de Si para

as variáveis concentração de cl_a , carotenoides e pigmentos totais (Tabela 2).

As plantas da cultivar BRS Araçá inoculadas do tratamento +Si apresentaram aumentos significativos na concentração de cl_a aos 30 dai (Figura 6b), na concentração de cl_b aos 20 dai (Figura 6b) e nos pigmentos totais aos 30 dai (Figura 7b) quando comparados aos das plantas inoculadas do tratamento -Si.

Nas plantas da cultivar FM 993 inoculadas do tratamento +Si houve aumentos significativos na concentração de cl_a aos 20 e 30 dai (Figura 6d), na concentração de cl_b aos 10 e 20 dai (Figura 6d), na concentração de carotenoides aos

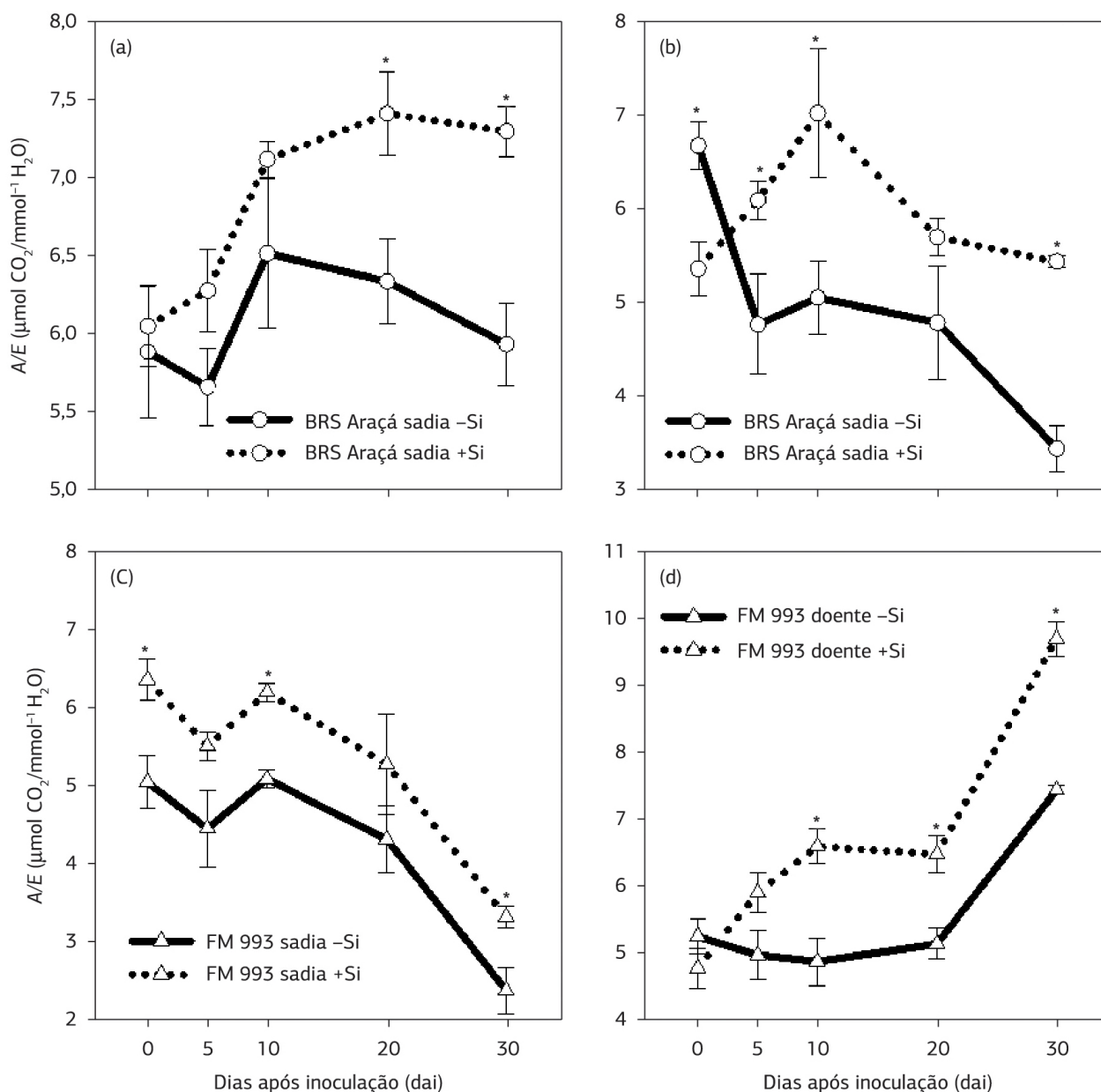


Figura 2. Eficiência instantânea no uso da água (A/E – razão entre a taxa de assimilação líquida de carbono e a taxa de transpiração de água) determinada em folhas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá (a e b) e FM 993 (c, d) crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício (Si), não inoculadas (a, c) e inoculadas (b, d) com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*; cada ponto representa a média de dez repetições. barras representam o desvio padrão da média; médias entre os tratamentos -Si e +Si seguidas de asterisco (*) são significativamente diferentes pelo teste- t a 5% de significância.

10 e 30 dai (Figura 7d), quando comparadas às das plantas inoculadas do tratamento -Si.

Razões alométricas

Houve efeito significativo do fator cultivares para as variáveis RMF, RMC, RMR, AFE e RAF (Tabela 5). Foi constatado efeito significativo do fator inoculação para as variáveis MST, RMF, RMC, RMR e RAF (Tabela 5). Houve efeito significativo do fator doses de Si para as variáveis MST, RMF, RMP, AFE e RAF (Tabela 5). A interação entre

os fatores cultivares \times inoculação foi significativa para as variáveis MST e RMR (Tabelas 5 e 6).

Correlação de Pearson

Nas plantas supridas com Si houve correlação negativa significativa entre o IR e as variáveis A , g_s , E , A/E e MST e correlação positiva significativa entre IR e C_i/C_a . Observou-se também correlações positivas significativas entre as variáveis A e g_s , entre as variáveis A e MST e entre as variáveis g_s e E (Tabela 7).

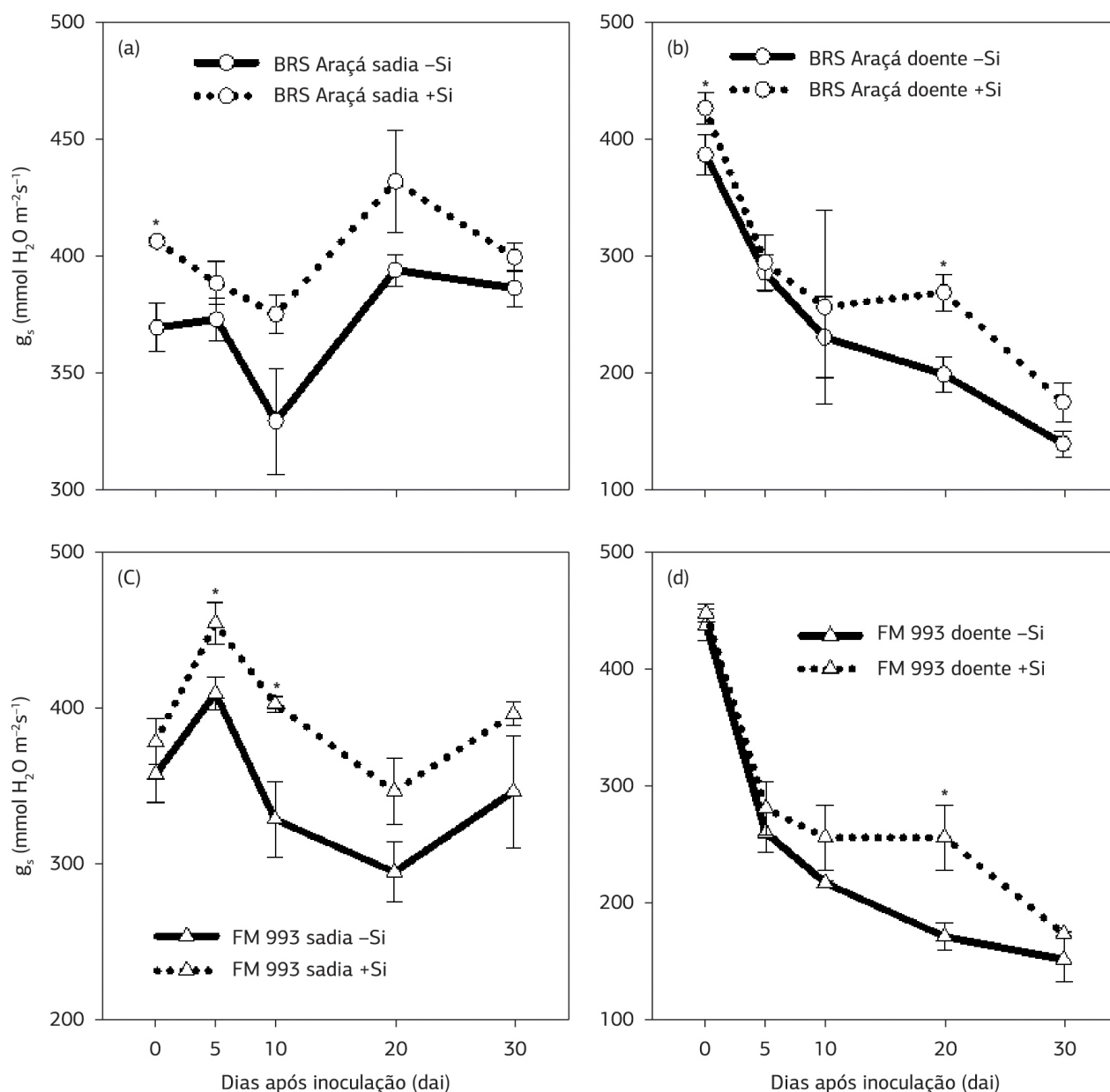


Figura 3. Taxa de transpiração (E) determinada em folhas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá (a, b) e FM 993 (c, d) crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício (Si), não inoculadas (a, c) e inoculadas (b, d) com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*; cada ponto representa a média de dez repetições; barras representam o desvio padrão da média; médias entre os tratamentos -Si e +Si seguidas de asterisco (*) são significativamente diferentes pelo teste-*t* a 5% de significância.

4. DISCUSSÃO

Todas as variáveis das trocas gasosas nas duas cultivares foram afetados negativamente após a inoculação com *C. gossypii* var. *cephalosporioides*, fato confirmado através da AACIR, sendo esses efeitos mais intensos a partir dos 10 dai, período posterior à incubação de *C. gossypii* var. *cephalosporioides*. Com isso, é possível propor que a extensão do IR pode ser um bom indicador do potencial de impacto da doença sobre a assimilação de CO_2 , fato confirmado

a partir das correlações obtidas entre IR e as variáveis fotossintéticas avaliadas. Na maioria das doenças foliares, a A_e é reduzida a partir do início da infecção (Berger et al., 2007), sendo uma menor g_s uma das principais restrições para a fotossíntese nas plantas doentes. A redução na g_s limita o influxo de CO_2 às folhas (Dallagnol et al., 2011). Nas folhas de plantas infectadas por diferentes patógenos, observa-se que, geralmente, ocorre uma redução no transporte de elétrons da cadeia fotossintética, indicando decréscimo na eficiência do uso da luz e, consequentemente, um aumento

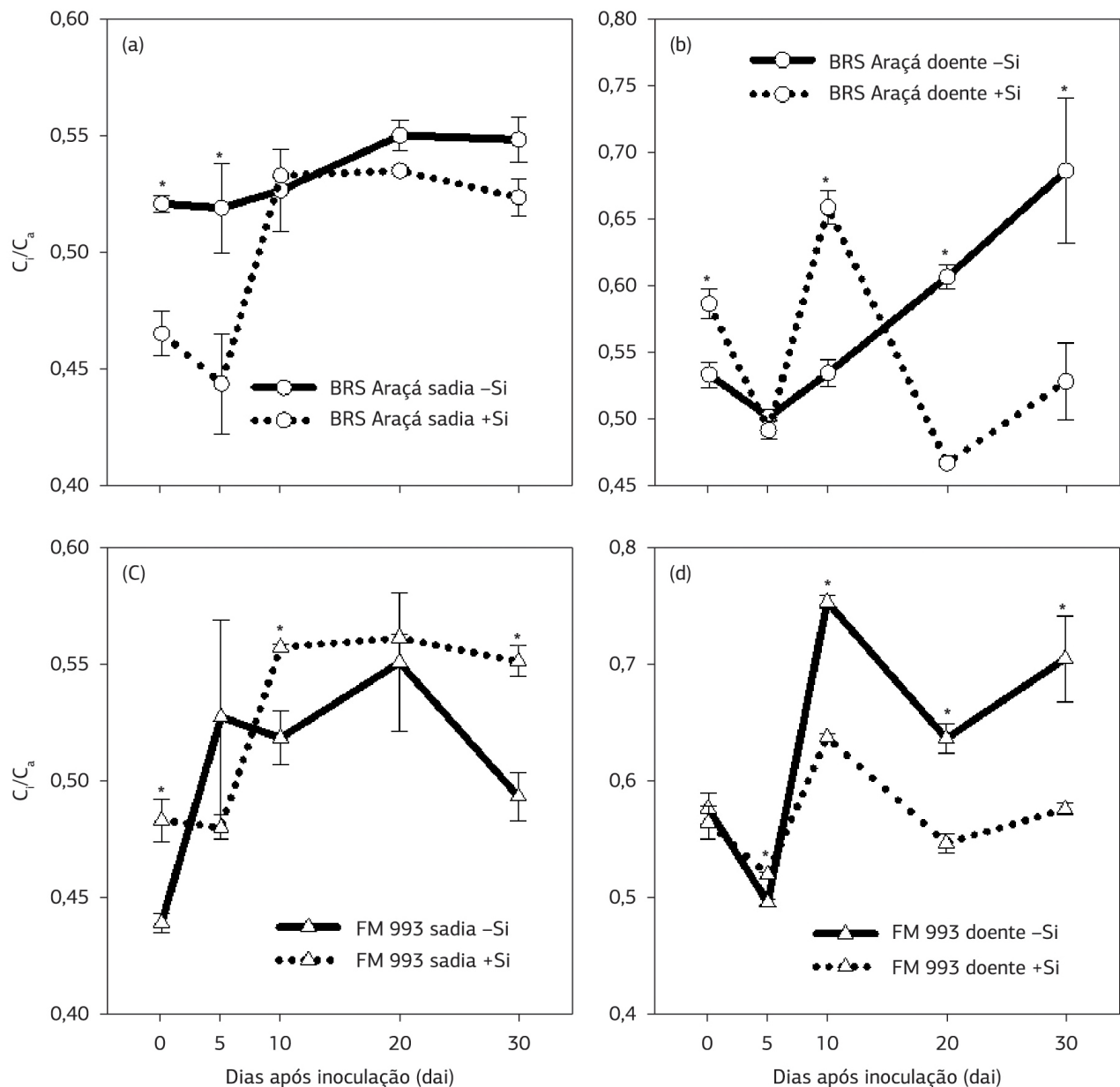


Figura 4. Razão entre a concentração interna e concentração externa de CO₂ (C_i/C_a) determinada em folhas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá (a, b) e FM 993 (c, d) crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício (Si), não inoculadas (a, c) e inoculadas (b, d) com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*; cada ponto representa a média de dez repetições; barras representam o desvio padrão da média; médias entre os tratamentos -Si e +Si seguidas de asterisco (*) são significativamente diferentes pelo teste-*t* a 5% de significância.

no excesso de energia de excitação. Essa energia em excesso pode estar associada com o decréscimo na g_s , criando, assim, condições para elevar a produção de EROs que prejudicam a homeostase celular (Mateo et al., 2004).

É possível que a atividade das enzimas envolvidas na fixação do CO₂ tenha sido afetada, pois foram constatados elevados valores de C_i/C_a . A redução na transpiração nas plantas doentes pode estar relacionada com a destruição da cutícula e dos estômatos e o rompimento do limbo foliar, conduzindo diretamente a reduções na g_s , já que nessas plantas a AACIR foi maior quando comparada com a das

plantas supridas com Si. Isso corrobora com constatações de Bastiaans (1993), em que a infecção por *Magnaporthe grisea* em arroz reduziu a fotossíntese devido à diminuição da área foliar verde ao redor das lesões. Em folhas de trigo infectadas por *Puccinia coronata*, a fotossíntese foi severamente inibida, indicando que o aparelho fotossintético foi severamente danificado (Scholes e Rolfe, 1996). Laranjeiras infectadas por *Xylella fastidiosa* mostraram diminuição na assimilação de CO₂ causada pela baixa g_s , bem como por limitações bioquímicas à maquinaria fotossintética (Ribeiro et al., 2003). Resultados semelhantes foram relatados para plantas

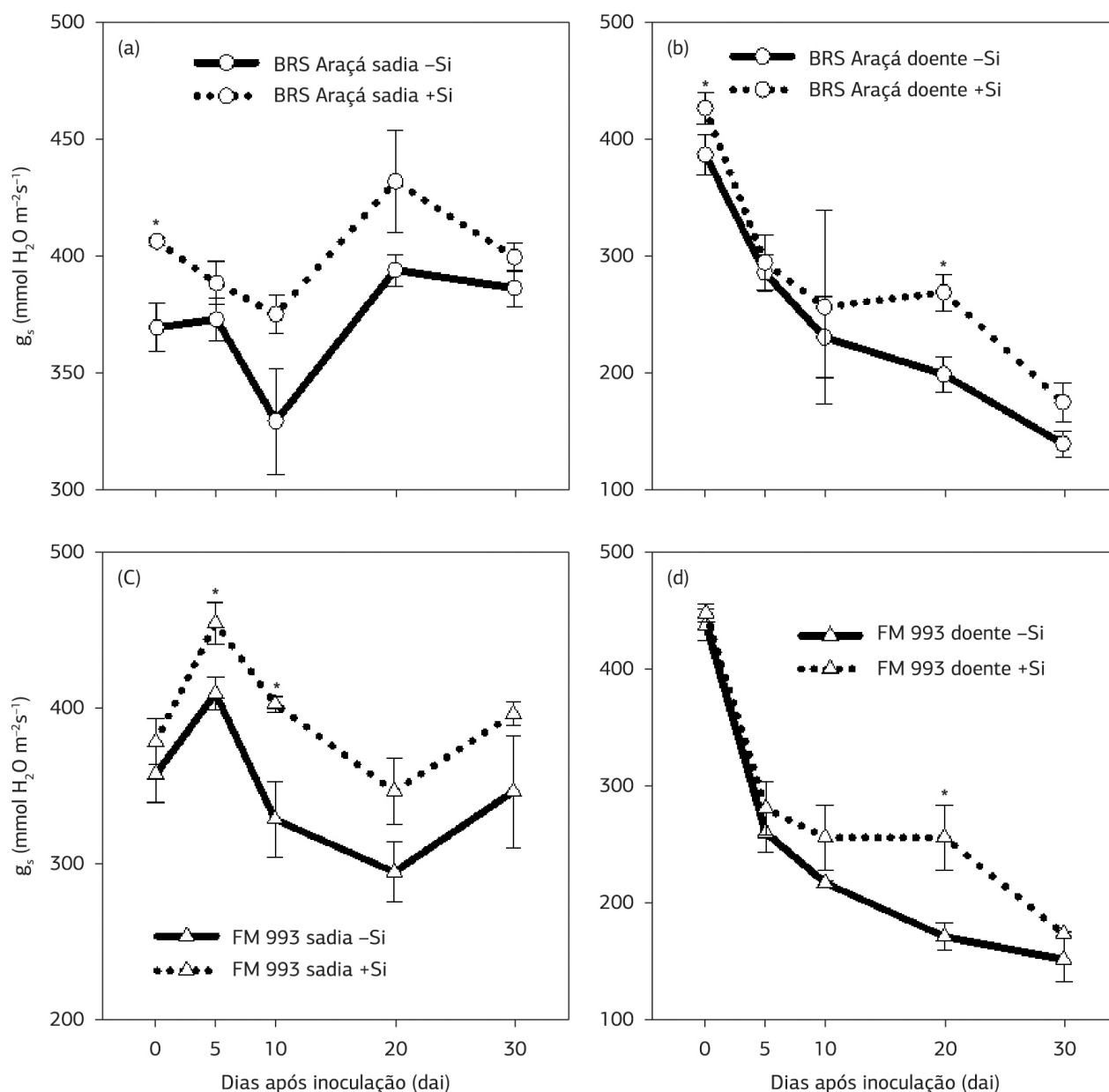


Figura 5. Condutância estomática (g_s) determinada em folhas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá (a, b) e FM 993 (c, d) crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício (Si), não inoculadas (a, c) e inoculadas (b, d) com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*; cada ponto representa a média de dez repetições; barras representam o desvio padrão da média; médias entre os tratamentos -Si e +Si seguidas de asterisco (*) são significativamente diferentes pelo teste-*t* a 5% de significância.

de *E. globulus* infectadas por *Mycosphaerella* sp., onde as reduções de A não estavam relacionadas ao aumento da resistência estomática mas sim à redução da atividade da ribulose-bisfosfato (RuBP) carboxilase/oxigenase (Rubisco) e alterações na capacidade de regeneração da RuBP (Pinkard e Mohammed, 2006). Pode-se inferir que as reduções em A provocadas pela infecção por *C. gossypii* var. *cephalosporioides* em algodoeiro estão relacionadas a limitações no influxo de CO_2 nas folhas, mas também com limitações bioquímicas para a fixação de CO_2 a nível de cloroplasto.

A colonização dos tecidos foliares pelo patógeno reduziu a concentração dos pigmentos nas folhas das duas cultivares de algodoeiro, principalmente as concentrações de cl_a , no entanto, nas plantas supridas com Si, essa redução foi menor. No patossistema arroz-*B. oryzae*, a colonização dos tecidos foliares pelo patógeno em estágios mais avançados da infecção reduziu as concentrações de cl_a e de cl_b , porém os carotenoides foram menos prejudicados (Dallagnol et al., 2011). No patossistema milho-*Exserohilum turcicum*, a cl_a foi mais afetada do que a cl_b pelas toxinas secretadas pelo fungo (Chauhan et al., 1997). O fechamento estomático, devido à

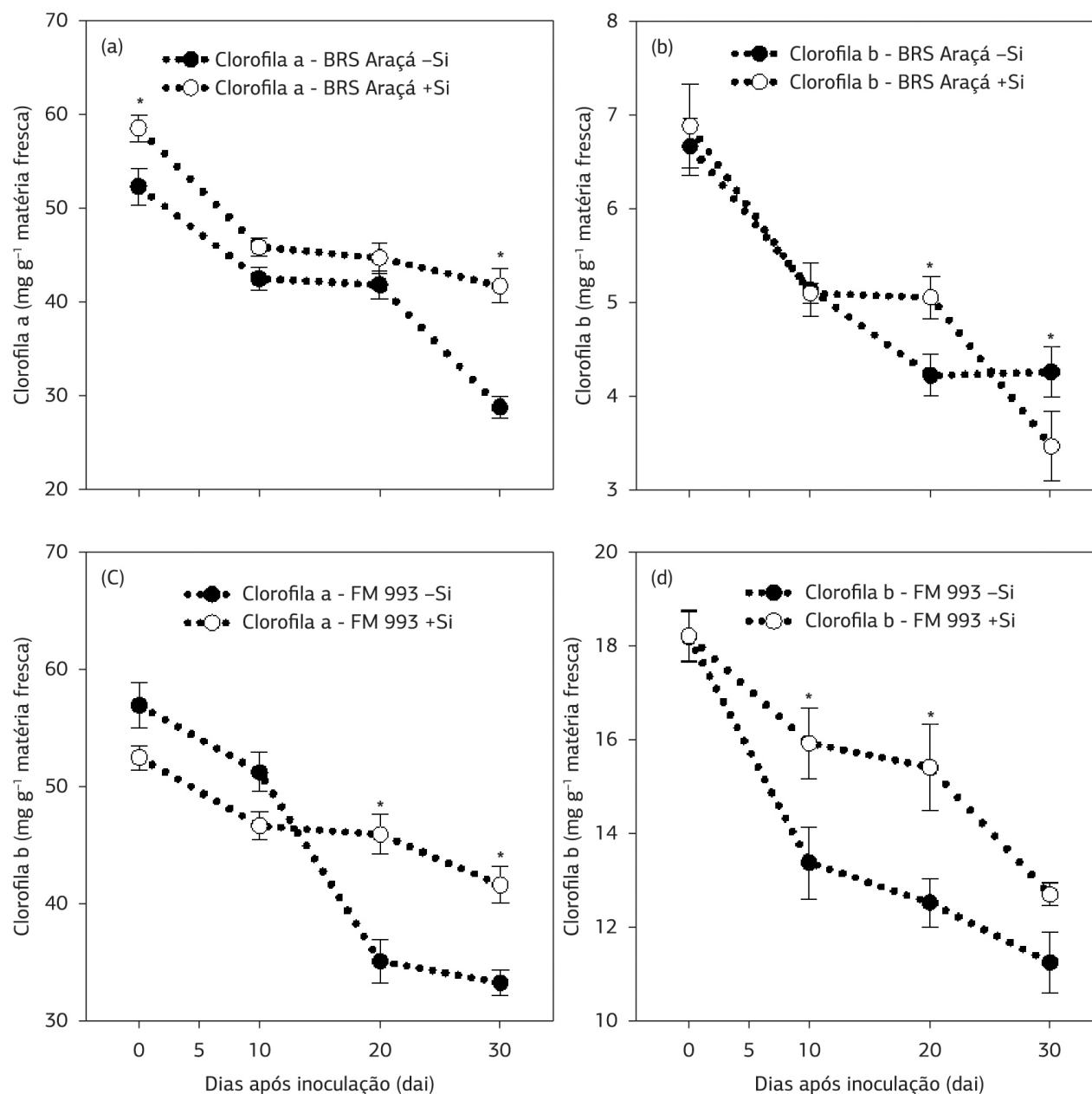


Figura 6. Concentração de clorofilas a e b determinada em folhas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá (a, b) e FM 993 (c, d) crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício (Si) e inoculadas com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*; cada ponto representa a média de quatro repetições; barras representam o desvio padrão da média; médias entre os tratamentos -Si e +Si seguidas de asterisco (*) são significativamente diferentes pelo teste-*t* a 5% de significância.

redução na g_s , interfere na cadeia de transferência de elétrons e reduz a entrada de CO_2 nos cloroplastos durante o ciclo de Calvin, com isso há excesso de NADPH e os elétrons originários da quebra da molécula de água na fotossistema II não têm NADP^+ disponível para reduzi-los, levando a um forte aumento na quantidade de elétrons, que, por sua vez, provocam foto-oxidação da clorofila nas antenas do fotossistema.

A infecção por *C. gossypii* var. *cephalosporioides* nas plantas das duas cultivares levou a reduções na quantidade de MST devido a reduções nas demais frações, diminuindo

RMF, RMC, RMR, AFE e RAF. A infecção causada pelo patógeno *C. gossypii* var. *cephalosporioides* causou reduções nas taxas fotossintéticas e, consequentemente, menor acúmulo de matéria seca devido à redução na área foliar fotossinteticamente ativa. Além disso, é muito provável que as reduções em RMF, RMR, AFE e RAF sofridas pela cultivar FM 993 ocorreram em virtude da maior intensidade da ramulose, afetando mais o crescimento das plantas.

Os maiores valores de A nas plantas não inoculadas e inoculadas supridas com Si estão relacionados à maior condutância estomática, permitindo maior influxo de

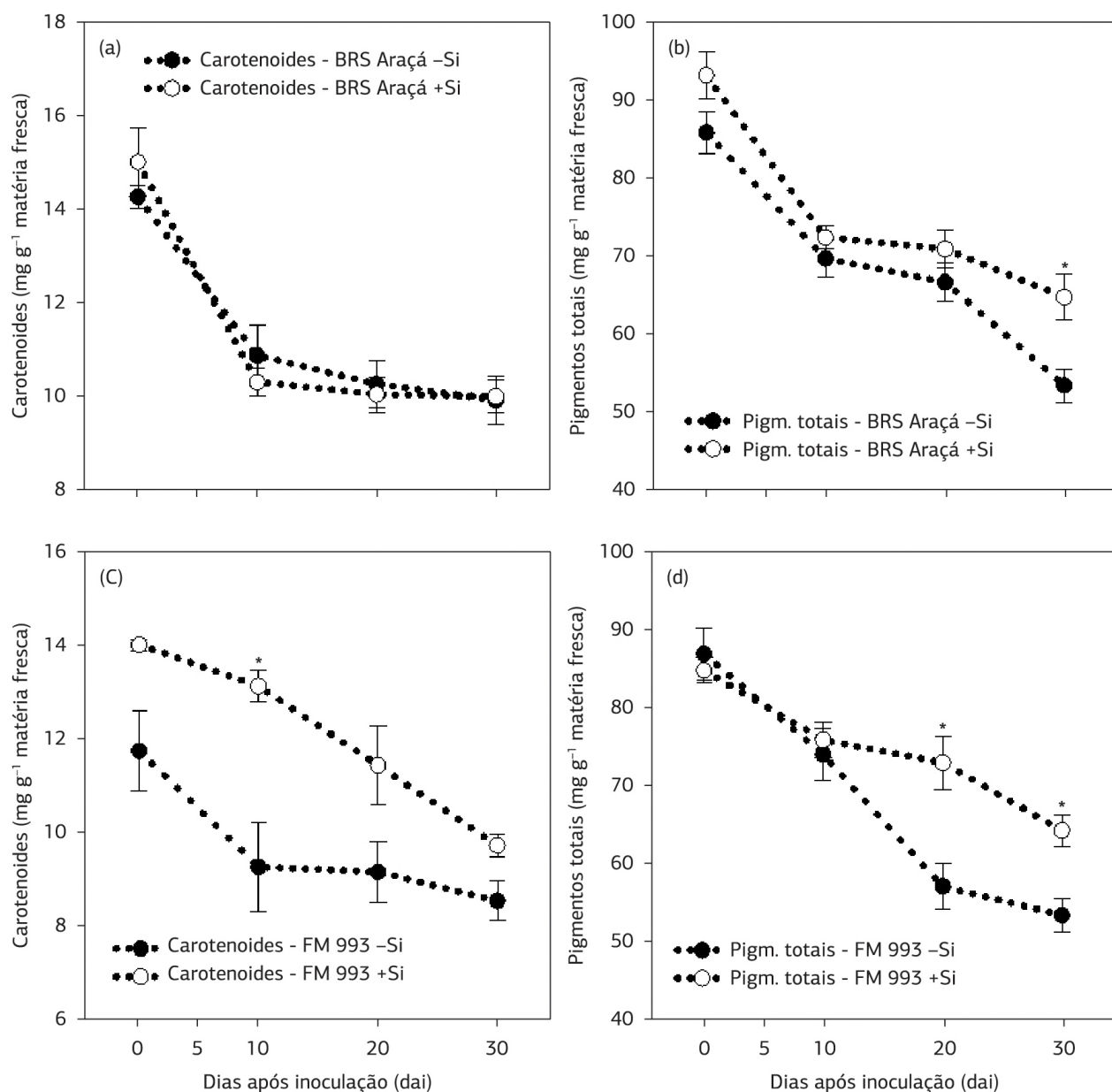


Figura 7. Concentração de carotenoides e pigmentos totais determinada em folhas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá (a, b) e FM 993 (c, d) crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício (Si) e inoculadas com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*; cada ponto representa a média de quatro repetições; barras representam o desvio padrão da média; médias entre os tratamentos -Si e +Si seguidas de asterisco (*) são significativamente diferentes pelo teste-*t* a 5% de significância.

CO₂. Oliveira e Castro (2002) mostraram que a deposição de Si nos tricomas e estômatos de *Curatella amaricana* proporcionou maior abertura estomática. O acúmulo de Si nessa região permitiu a manutenção da abertura estomática e maior influxo de CO₂ mesmo após a infecção. Os danos no aparato fotossintético devido à infecção por *C. gossypii* var. *cephalosporioides* são inevitáveis e são responsáveis pelos baixos valores de *A*.

As plantas que receberam Si apresentaram menores valores de *E*, consequentemente houve uma menor perda de vapor d'água em relação às plantas não supridas com esse

elemento. Além disso, as plantas que receberam o Si, tanto as sadias quanto as doentes, passaram a usar de maneira mais eficiente a água, passando a fixar uma maior quantidade de CO₂ por molécula de água transpirada. Esse fato é possível devido ao acúmulo de Si, que proporciona uma proteção mecânica à epiderme e ao mesmo tempo aumenta a resistência à seca – o Si acumulado nas lâminas foliares forma uma dupla camada de sílica-celulose que confere diminuição da permeabilidade ao vapor de água, o que limita a perda de água através da cutícula, reduzindo a transpiração cuticular (Ma et al., 2001; Yoshida et al., 1962). Agarie et al. (1998)

Tabela 5. Análise de variância para as variáveis matéria seca total [MST (g)], razão de massa foliar (RMF), razão de massa caulinar (RMC), razão de massa do pecíolo (RMP), razão de massa radicular (RMR), área foliar específica [AFE (m² kg⁻¹)] e razão de área foliar [RAF (m² kg⁻¹)] obtidas de plantas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá e FM 993 crescidas em solução nutritiva contendo (+Si) ou não (-Si) silício (Si) e avaliadas aos 30 dias após inoculação com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*

Fontes de variação		MST	RMF	RMC	RMP	RMR	AFE	RAF
Cultivares	BRS Araçá	7,31	0,39	0,42	0,08	0,09	45,40	17,92
	FM 993	7,96	0,32	0,46	0,08	0,07	35,32	13,38
	DMS	1,21 ^{ns}	0,03*	0,02*	0,01 ^{ns}	0,01*	8,26*	3,67*
Inoculação	Plantas não inoculadas	10,52	0,37	0,47	0,09	0,09	43,24	17,48
	Plantas inoculadas	4,75	0,32	0,43	0,09	0,07	39,48	13,83
	DMS	1,21*	0,03*	0,02*	0,01 ^{ns}	0,01*	8,26 ^{ns}	3,67*
Silício	-Si	6,95	0,32	0,44	0,09	0,08	38,66	12,24
	+Si	8,32	0,39	0,45	0,07	0,08	48,06	18,07
	DMS	1,21*	0,03*	0,02 ^{ns}	0,01*	0,01 ^{ns}	8,26*	3,67*
Valores de F								
Blocos		0,14 ^{ns}	0,23 ^{ns}	0,84 ^{ns}	2,77 ^{ns}	1,07 ^{ns}	1,00 ^{ns}	1,05 ^{ns}
Cultivares (C)		1,12 ^{ns}	15,89*	6,94*	2,07 ^{ns}	8,89*	3,74*	5,95*
Inoculação (I)		88,35*	0,99*	0,39*	2,12 ^{ns}	21,41*	0,8 ^{ns}	0,78*
Doses de silício (Si)		4,94*	18,80*	7,11 ^{ns}	10,46*	0,33 ^{ns}	0,66*	2,31*
C × I		5,39*	7,02 ^{ns}	1,35 ^{ns}	5,30 ^{ns}	10,60*	7,31 ^{ns}	4,73 ^{ns}
C × Si		0,10 ^{ns}	7,64 ^{ns}	3,41 ^{ns}	5,21 ^{ns}	0,01 ^{ns}	4,86 ^{ns}	2,36 ^{ns}
I × Si		0,13 ^{ns}	10,33 ^{ns}	0,01 ^{ns}	0,78 ^{ns}	4,18 ^{ns}	3,61 ^{ns}	1,73 ^{ns}
C × I × Si		2,88 ^{ns}	1,93 ^{ns}	1,50 ^{ns}	0,66 ^{ns}	0,13 ^{ns}	4,01 ^{ns}	3,37 ^{ns}
CV (%)		35,54	29,04	19,28	30,56	28,59	43,89	35,15

*p≤0,05; significativo a 5% de significância pelo teste-F; *p≤0,05; significativo a 5% de significância pelo teste-t; ^{ns}: não significativo; CV: coeficiente de variação

Tabela 6. Matéria seca total (MST) (g) e razão da massa radicular (RMR) das plantas de algodoeiro das cultivares BRS Araçá e FM 993 crescidas em solução nutritiva e inoculadas com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides* ou não

MST			RMR	
Inoculação	Plantas não inoculadas	Plantas inoculadas	Plantas não inoculadas	Plantas inoculadas
Cultivares	BRS Araçá	9,48 Ab	0,10 Aa	0,07 Ba
	FM 993	11,56 Aa	0,08 Ab	0,07 Ba

Médias na mesma linha seguidas de letras maiúsculas diferentes ou médias na mesma coluna seguidas de letras minúsculas distintas são estatisticamente diferentes (p≤0,05) de acordo com o teste de Tukey

Tabela 7. Valores de correlação de Pearson (acima da diagonal) e seus respectivos valores de probabilidades (abaixo da diagonal) entre as variáveis taxa de assimilação líquida de carbono (A), condutância estomática (g_s), transpiração (E), razão entre concentração interna e ambiente de CO₂ (C_i/C_a), eficiência instantânea no uso da água (A/E), matéria seca total (MST) e índice da ramulose (IR) avaliadas em plantas de algodão supridas com silício após inoculação com *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*

Variáveis	A	g_s	E	C_i/C_a	A/E_i	MST	IR
A	-	0,6588	0,4211	-0,1816	0,6980	0,5460	-0,8268
g_s	0,0001*	-	0,3140	-0,2616	0,5433	0,5408	-0,7044
E	0,0001*	0,0005*	-	0,9812	0,2856	0,4329	-0,4622
C_i/C_a	0,040*	0,003*	0,002*	-	-0,6779	-0,6837	0,2208
A/E	0,0001*	0,0001*	0,0016*	0,0001*	-	-0,4400	-0,6495
MST	0,0001*	0,0001*	0,0001*	0,040*	0,0001*	-	-0,5863
IR	0,0001*	0,0001*	0,0001*	0,0010*	0,0001*	0,0001*	-

*p≤0,05; significativo a 5% de significância pelo teste-F

encontraram menor taxa de transpiração em plantas de arroz que cresceram em meio que havia Si. Hattori et al. (2005) observaram maior taxa de transpiração, condutância estomática e acúmulo de matéria seca em plantas de sorgo submetidas a déficit hídrico e supridas com Si, em relação a plantas não supridas. Os resultados ora obtidos corroboram outros encontrados por Chen et al. (2011), que obtiveram

reduções na E e C_i ; aumentos em g_s , A e acúmulo de matéria seca em plantas de arroz supridas com Si sob condições de estresse hídrico.

A infecção por *C. gossypii* var. *cephalosporioides* reduziu significativamente as concentrações de cl_a , cl_b e carotenoides, mas nas plantas que receberam Si essas concentrações foram maiores. O Si afetou as concentrações de pigmentos

possivelmente devido ao efeito de sua atuação como barreira física, impedindo a penetração das hifas do patógeno, o que reduziu os índices de infecção, comprovados pelas menores AACIR. Chen et al. (2011) mostraram aumentos nas concentrações de clorofilas em plantas de arroz sob estresse hídrico, isso pode ter alguma relação com a maior eficiência fotoquímica das plantas. Adatia e Besford (1986) relatam que a aplicação de Si aumentou a concentração de pigmentos e a atividade da rubisco em plantas de pepino. Os resultados obtidos neste estudo permitem inferir que o Si pode exercer influência positiva sobre a capacidade fotossintética das plantas de algodoeiro.

5. CONCLUSÃO

A infecção por *C. gossypii* var. *cephalosporioides* afetou a fisiologia das plantas de algodoeiro, alterando a sua capacidade fotossintética. O fornecimento de Si às plantas de algodoeiro potencializou a A devido ao aumento na *g*, e na fixação de CO₂, além de redução na *E*. A manutenção da taxa fotossintética das plantas de algodoeiro durante o processo infeccioso contribuiu para maior resistência à ramulose.

AGRADECIMENTOS

À Fundação de Amparo à Pesquisa do Estado de Minas Gerais (Fapemig), pelo recurso financeiro (Processo APQ-01072-10). Ao Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq), pelas bolsas de doutorado e iniciação científica concedidas a A. M. N. M. Guerra e A. F. Barros, respectivamente, e pelas bolsas de produtividade em pesquisa dos professores F. A. Rodrigues e P. G. Berger.

REFERÊNCIAS

- ADATIA, M.H.; BESFORD, R.T. The effects of silicon on cucumber plants grown in recirculating nutrient solution. *Annals of Botany*, v.58, p.343-351, 1986.
- AGARIE, S.; UCHIDA, H.; AGATA, W.; KUBOTA, F.; KAUFMAN, P.B. Effects of silicon on transpiration and leaf conductance in rice plants (*Oryza sativa* L.). *Plant Production Science*, v.1, p.89-95, 1998. <http://dx.doi.org/10.1626/pp.1.89>
- ALVES, A.A.; GUIMARÃES, L.M.S.; CHAVES, A.R.M.; DAMATTA, F.M.; ALFENAS, A.C. Leaf gas Exchange and chlorophyll a fluorescence of *Eucalyptus urophylla* in response to *Puccinia psidii* infection. *Acta Physiologia Plant*, v.33, p.1831-1839, 2011. <http://dx.doi.org/10.1007/s11738-011-0722-z>
- BASTIAANS, L. Effects of leaf blast on photosynthesis of rice. *Leaf photosynthesis*. *Neth Journal Plant Pathology*, v.99, p.197-203, 1993. <http://dx.doi.org/10.1007/BF01974664>
- BERGER, S.; SINHA, A.K.; ROITSCH, T. Plant physiology meets phytopathology: plant primary metabolism and plant-pathogen interactions. *Journal of Experimental Botany*, v.58, p.4019-4026, 2007. PMID:18182420. <http://dx.doi.org/10.1093/jxb/erm298>
- CHEN, W.; YAO, X.; CAI, K.; CHEN, J. Silicon alleviates drought stress of rice plants by improving plant water status, photosynthesis and mineral nutrient absorption. *Biological Trace Elements Residuos*, v.142, p.67-76, 2011. PMID:20532668. <http://dx.doi.org/10.1007/s12011-010-8742-x>
- CHAUHAN, R.S.; SINGH, B.M.; DEVELASH, R.K. Effect of toxic compounds of *Exserohilum turcicum* on chlorophyll content, callus growth and cell viability of susceptible and resistant inbred lines of maize. *Journal of Phytopathology*, v.145, p.435-440, 1997. <http://dx.doi.org/10.1111/j.1439-0434.1997.tb00346.x>
- COSTA, A.S.; FRAGA JÚNIOR, C.G. Superbrotamento ou ramulose do algodoeiro. Campinas: Instituto Agrônomo, 1937. 23p. (Boletim Técnico, 19)
- DALLAGNOL, L.J.; RODRIGUES, F.A.; MARTINS, S.C.V.; CAVATTE, P.C.; DAMATTA, F.M. Alterations on Rice leaf physiology during infection by *Bipolaris oryzae*. *Australian Plant Pathology*, v.40, p.360-365, 2011. <http://dx.doi.org/10.1007/s13313-011-0048-8>
- FENG, J.; SHI, Q.; WANG, X. Effects of exogenous silicon on photosynthetic capacity and antioxidant enzyme activities in chloroplast of cucumber seedlings under excess manganese. *Agricultural Sciences in China*, v.8, p.40-50, 2009. [http://dx.doi.org/10.1016/S1671-2927\(09\)60007-9](http://dx.doi.org/10.1016/S1671-2927(09)60007-9)
- GONG, H.; CHEN, K.; CHEN, G.; WANG, S.; ZHANG, C. Effects of silicon on the growth of wheat and its antioxidative enzymatic system. *Chinese Journal of Soil Science*, v.34, p.55-57, 2003.
- GUNES, A.; INAL, A.; BAGCI, E.G.; PILBEAM, D.J. Silicon-mediated changes of some physiological and enzymatic parameters symptomatic for oxidative stress in spinach and tomato grown in sodic-B toxic soil. *Plant and Soil*, v.290, p.103-114, 2007. <http://dx.doi.org/10.1007/s11104-006-9137-9>
- HATTORI, T.; INANAGA, S.; ARAKI, H.; AN, P.; MORITA, S.; LUXOVA, M.; LUX, A. Application of silicon enhanced drought tolerance in *Sorghum bicolor*. *Physiologia Plantarum*, v.123, p.459-466, 2005. <http://dx.doi.org/10.1111/j.1399-3054.2005.00481.x>
- HOAGLAND, D.R.; ARNON, D.I. The water culture method for growing plants without soil. *California Agricultural Experiment Station*, v.347, p.32, 1950.
- HODGES, C.F.; CAMPBELL, D.A. Endogenous ethane and ethylene of *Poa pratensis* leaf blades and leaf chlorosis in response to biologically active products of *Bipolaris sorokiniana*. *European Journal Plant Pathology*, v.105, p.825-829, 1999. <http://dx.doi.org/10.1023/A:1008750902655>
- HODSON, M.J.; SANGSTER, A.G. Silicon and abiotic stress. In: MATOH, T. (Ed.). *Second Silicon in Agriculture Conference*. Tokyo: Press-Net, 2002. p.99-104.

- HUNT, R. (1990). Basic growth analysis. London: Unwin Hyman, Academic Division of Unwin Hyman Ltd, 1990. 112p. <http://dx.doi.org/10.1007/978-94-010-9117-6>
- KORNDÖRFER, G.H.; PEREIRA, H.S.; NOLLA, O.A. Análise de silício: solo, planta e fertilizante. Uberlândia: Grupo de Pesquisa em Silício, ICIAG, Universidade Federal de Uberlândia, 2004. 34p.
- LIANG, Y.C.; ZHANG, W.H.; CHEN, Q.; LIU, Y.L.; DING, R.X. Effect of exogenous silicon (Si) on H⁺-ATPase activity, phospholipids and fluidity of plasma membrane in leaves of salt-stressed barley (*Hordeum vulgare* L.). *Environmental and Experimental Botany*, v.57, p.212-219, 2006. <http://dx.doi.org/10.1016/j.envexpbot.2005.05.012>
- LICHTENTHALER, H.K.; MIEHÉ, J.A. Fluorescence imaging as a diagnostic tool for plant stress. *Trends Plant Science*, v.2, p.316-320, 1997. [http://dx.doi.org/10.1016/S1360-1385\(97\)89954-2](http://dx.doi.org/10.1016/S1360-1385(97)89954-2)
- LICHTENTHALER, H.K. Chlorophylls and carotenoids, the pigments of photosynthetic biomembranes. In: DOUCE, R., PACKER, L. (Ed.). *Methods in enzymology*. New York: Academic, 1987. p.350-382.
- MA, J.F.; MIYAKE, Y.; TAKAHASHI, E. Silicon as a beneficial element for crop plants. In: DATNOFF, L. E., SNEDER, G. H., KORNDÖRFER, G. H. (Ed.). *Silicon in Agriculture*. Amsterdam: Elsevier Science, 2001. p.17-39. [http://dx.doi.org/10.1016/S0928-3420\(01\)80006-9](http://dx.doi.org/10.1016/S0928-3420(01)80006-9)
- MA, J.F.; TAKAHASHI, E. Soil, fertilizer and plant silicon research in Japan. Tokyo: Elsevier Science, 2002. 281p.
- MARUR, C.J.; RUANO, O. A reference system of determination of cotton plant development. *Revista de Oleaginosas e Fibrosas*, v.5, p.313-317, 2001.
- MATEO, A.; MUHLENBOCK, P.; RUSTERUCCI, C.; CHANG, C.C.; MISZALSKI, Z.; KARPINSKA, B.; PARKER, J.E.; MULLINEAUX, P.M.; KARPINSKI, S. Lesion simulating disease is required for acclimation to conditions that promote excess excitation energy. *Plant Physiology*, v.136, p.2818-2830, 2004. PMID:15347794 PMCID:PMC523344. <http://dx.doi.org/10.1104/pp.104.043646>
- MATSUDA, R.; OHASHI-KANEKO, K.; FUJIWARA, K.; GOTO, E.; KURATA, K. Photosynthetic characteristics of rice leaves grown under red light with or without supplemental blue light. *Plant Cell Physiology*, v.45, p.1870-1874, 2004. PMID:15653806. <http://dx.doi.org/10.1093/pcp/pch203>
- McKINNEY, H.H. Influence of soil temperature and moisture on infection of wheat seedlings by *Helminthosporium sativum*. *Journal of Agricultural Research*, v.26, p.195-218, 1923.
- MEHTA, Y.R.; ZANDONÁ, C.; BIBANCO, K.; ALMEIDA, W.P.; TEIXEIRA, E. A.; CUNHA, H.C.; ERIVALDO, J. Resposta diferencial de cultivares comerciais do algodoeiro a *Colletotrichum gossypii* var. *cephalosporioides*. *Summa Phytopathologica*, v.60, p.142-145, 2005.
- OLIVEIRA, L.A.; CASTRO, N.M. Ocorrência de sílica nas folhas de *Curatella americana* L. e de *Davilla elliptica* St. Hil. *Revista Horizonte Científico*, v.4, p.1-16, 2002.
- PINKARD, E.A.; MOHAMMED, C.L. Photosynthesis of *Eucalyptus globulus* with *Mycosphaerella* leaf disease. *New Phytologist*, v.170, p.119-127, 2006. PMID:16539609. <http://dx.doi.org/10.1111/j.1469-8137.2006.01645.x>
- RANGANATHAN, S.; CHANDRASEKHARA RAO, C.; SUVARCHALA, V.; RAJESH, Y.B.R.D.; JAGDESH, B. Solubilization of silica: synthesis, characterization and study of penta-coordinated pyridine N-oxide silicon complexes. *Journal Chemistry Science*, v.116, p.169-174, 2006. <http://dx.doi.org/10.1007/BF02708221>
- RIBEIRO, R.V.; MACHADO, E.C.; OLIVEIRA, R.F. Early photosynthetic responses of sweet orange plants infected with *Xylella fastidiosa*. *Physiology and Molecular Plant Pathology*, v.62, p.167-173, 2003. [http://dx.doi.org/10.1016/S0885-5765\(03\)00038-9](http://dx.doi.org/10.1016/S0885-5765(03)00038-9)
- RODRIGUES, F.A.; BENHAMOU, N.; DATNOFF, L.E.; JONES, J.B.; BÉLANGER, R. R. Ultrastructural and cytochemical aspects of silicon-mediated rice blast resistance. *Phytopathology*, v.93, p.535-546, 2003. PMID:18942975. <http://dx.doi.org/10.1094/PHYTO.2003.93.5.535>
- SUASSUNA, N.D.; COUTINHO, W.M. Manejo das principais doenças do algodoeiro no cerrado brasileiro. In: FREIRE, E.C. (Ed.). *Algodão no Cerrado do Brasil*. 2.ed. Brasília: Abrapa, 2011. p.567-612.
- SCHOLES, J.; ROLFE, S.A. Photosynthesis in localized regions of oat leaves infected with crown rust (*Puccinia coronata*): quantitative imaging of chlorophyll fluorescence. *Planta*, v.199, p.573-582, 1996. <http://dx.doi.org/10.1007/BF00195189>
- SHANER, G.; FINNEY, R.E. The effect of nitrogen fertilization on the expression of slow-mildewing resistance in Knox wheat. *Phytopathology*, v.67, p.1051-1056, 1977. <http://dx.doi.org/10.1094/Phyto-67-1051>
- YOSHIDA, S.; OHNISHI, Y.; KITAGISHI, K. Chemical forms, mobility and deposition of silicon in rice plants. *Soil Science Plant Nutrition*, v.8, p.15-21, 1962. <http://dx.doi.org/10.1080/00380768.1962.10430992>