

Micropropagação do maracujazeiro-do-sono

Flávia Carvalho Santos¹, José Darlan Ramos², Moacir Pasqual³, Juliana Costa de Rezende³,
Fabiola Carvalho Santos⁴, Fabíola Villa⁵

RESUMO

Em função da dificuldade de propagação de *Passiflora setacea* DC., técnicas de cultura de tecidos tornam-se alternativas viáveis. Objetivou-se estudar a germinação *in vitro* e determinar o melhor meio de cultivo na sua micropropagação. O presente trabalho constou de duas etapas, na primeira as sementes (sem escarificação, escarificadas na extremidade ou na parte mediana) na foram colocadas em ½ MS e 30 g L⁻¹ de sacarose, distribuído em tubos de ensaio e suplementado com zero, 20 ou 40 mg L⁻¹ de GA₃. O pH do meio foi ajustado para 5,8 antes da adição de 6,0 mg L⁻¹ de ágar. Após a inoculação das sementes nos meios de cultura, elas foram mantidas em sala de crescimento com luminosidade de 35 μmol.m⁻².s⁻¹, temperatura de 26 ± 1°C e fotoperíodo de 16 horas. Assim que germinaram, as plântulas foram transferidas para tubos contendo meio MS, onde constituíram um segundo experimento, a fim de se testarem meios combinados com concentrações de sacarose. O delineamento experimental utilizado foi inteiramente casualizado, em esquema fatorial 3 x 3, quatro repetições e 15 sementes por parcela no primeiro experimento e 4 x 4, com quatro repetições e 3 plantas por parcela no segundo experimento. Melhores resultados na micropropagação foram obtidos em meio de cultivo MSM, associado a 28,51 e 28,74 g L⁻¹ de sacarose. Maior índice de velocidade de germinação foi verificado com uso de 20 mg L⁻¹ de GA₃, associado à escarificação na ponta da semente.

Palavras-chave: *Passiflora setacea* DC., maracujá, cultura de tecidos, *in vitro*.

ABSTRACT

Micropropagation of *Passiflora setacea* DC.

Propagation of *Passiflora setacea* DC. is extremely difficult, therefore tissue culture techniques become a viable alternative. The objective of this study was to evaluate the *in vitro* germination and determine the best culture medium for micropropagation. This work was carried out in two stages; in the first, seeds were placed in ½ MS culture medium and 30 g L⁻¹ of sucrose, distributed in tubes and supplemented with different AG₃ concentrations. The pH of culture medium was adjusted for 5.8 before adding 6.0 mg L⁻¹ of agar. After seed inoculation, the cultures were kept in a growth room under 35 μmol.m⁻².s⁻¹, 26±1°C and photoperiod of 16 hours. Just after germination, the seedlings were transferred to tubes containing ½ MS, constituting a second experiment, in order to test culture media with different sucrose concentrations. The experiments were arranged in a complete randomized design, in a 3x3 factorial, with four repetitions and 15 seeds/plot (first experiment) and a 4x4 factorial, with four repetitions and 3 plants/plot (second experiment). The best results for micropropagation were obtained in MSM medium with 28.51 and 28.74 g L⁻¹ of sucrose. The highest germination speed index was obtained with 20 mg L⁻¹ of AG₃ combined with seed tip scarification.

Key words: *Passiflora setacea* DC., passion fruit, tissue culture.

Recebido para publicação em abril de 2008 e aprovado em setembro de 2009

¹Engenheira-Agrônoma, Doutoranda em Fitotecnia/UFLA, Caixa Postal 3037, 37200-000, Lavras, Minas Gerais (MG), Brasil. flavinha3010@yahoo.com.br

²Professor adjunto do Departamento de Agricultura da Universidade Federal de Lavras/UFLA, Cx. P. 3037, 37200-000, Lavras, MG, mpasqual@ufla.br, darlan@ufla.br

³Engenheiros-Agrônomos, EPAMIG, UFLA, Cx. P. 3037, 37200-000 Lavras, MG, juliana_ufla@yahoo.com.br

⁴Graduação em Agronomia, Universidade Federal de Lavras/UFLA, Cx. P. 3037, 37200-000, Lavras, MG, fabiolacs@yahoo.com.br

⁵Pós-doutoranda em Fitotecnia, EPAMIG/FAPEMIG, Bairro Vargedo, Maria da Fé, MG, fvilla2003@libero.it

INTRODUÇÃO

O cultivo do maracujazeiro ocupa, no Brasil, 34.000 hectares. Embora presente em todas as regiões, assume papel de destaque no Nordeste (43,3% da produção brasileira) e Sudeste (41%), sendo a Bahia, o Espírito Santo e São Paulo os principais produtores (IBGE, 2005). Além disso, o Brasil é o maior produtor mundial de frutos com aproximadamente 33 mil hectares plantados e produtividade média de 9.035 kg ha⁻¹ (Ruggiero, 2000). As espécies cultivadas comercialmente são a *Passiflora edulis* Sims (maracujazeiro-azedo e maracujazeiro-roxo) e a *P. alata* Curtis (maracujazeiro-doce) (Bernacci *et al.*, 2005). Independentemente da espécie, existem problemas fitossanitários e de propagação que comprometem o seu cultivo comercial. As doenças provocadas por patógenos do solo constituem-se nas mais importantes, em termos de expressão econômica. Com o objetivo de aproveitar espécies resistentes nos programas de melhoramento ou utilizá-las como porta-enxertos em áreas afetadas, a variabilidade entre e dentro de espécies do gênero *Passiflora* para resistência a doenças e pragas tem sido estudada e caracterizada (Ruggiero, 2000).

O maracujazeiro-sururuca ou maracujazeiro-do-sono (*P. setacea* DC.), é uma espécie silvestre e pouco estudada com relação à propagação por via sexuada e às condições de armazenamento das sementes (Meletti *et al.*, 2002). Vários autores (Junqueira *et al.*, 2005; Braga *et al.*, 2006) citam que essa espécie silvestre possui tolerância a algumas doenças e pragas, como resistência à morte precoce e fusariose, constituindo uma alternativa em potencial para uso como porta-enxertos. Porém, características como dormência das sementes e dificuldades no enraizamento das estacas são limitações que podem comprometer seu uso em plantios comerciais (Sousa & Meletti, 1997; Manica *et al.*, 2005).

De acordo com Passos & Bernacci (2005), o estabelecimento *in vitro* de plantas de diversas espécies de maracujazeiro é essencial quando se deseja fazer a manutenção de germoplasma de *Passiflora* usando procedimentos biotecnológicos. Para tanto, devem estar disponíveis, na literatura, protocolos de assepsia para explantes obtidos de sementes, folhas, gemas e segmentos nodais, bem como protocolos para germinação de sementes. Em razão da desuniformidade e dificuldade de germinação de *P. setacea* DC., as técnicas de cultura de tecidos são alternativas para a sua propagação.

Os meios de cultura, por consistirem parte essencial desta técnica, necessitam de constante aprimoramento, buscando-se sempre o que proporcione maior germinação e propagação *in vitro*, gerando maior número de mudas frutíferas de qualidade e com menor custo (Pasqual, 2001). Podem-se encontrar vários meios para tal finalidade,

de, como MS (Murashige & Skoog, 1962), WPM [(Wood Plant Medium) Lloyd & McCown (1980)], MSM (meio MS modificado por Monteiro-Hara, 2000), BDS (Dunstan & Short, 1977) e o meio DSD1 (Silva & Doazan, 1995).

Objetivou-se estudar a superação de dormência na germinação *in vitro* e determinar o meio de cultivo que proporcione melhor micropropagação do maracujazeiro-do-sono (*Passiflora setacea* DC.).

MATERIAL E MÉTODOS

1ª Etapa

O experimento foi conduzido no Laboratório de Cultura de Tecidos Vegetais da Universidade Federal de Lavras (UFLA). Foram usadas sementes de maracujá-do-sono (*Passiflora setacea*, código CPAC MJ-12-01), provenientes de frutos do banco de germoplasma de *Passiflora* spp., da EMBRAPA Cerrados.

As sementes foram colocadas em béquer contendo 50 mL de água com duas gotas de detergente para a primeira lavagem. A seguir, elas foram enxaguadas em água corrente, utilizando-se peneira plástica, sendo posteriormente mergulhadas em álcool 70% por 40 segundos. Para a retirada do arilo remanescente, utilizou-se o tecido Perfex®. As sementes foram imersas em solução de hipoclorito de sódio (2%) durante 20 minutos e submetidas a três lavagens em água destilada autoclavada.

O meio de cultura utilizado foi ½ MS, acrescido de 30 g L⁻¹ de sacarose, 100 mg L⁻¹ de mioinositol e concentrações de ácido giberélico (GA₃). O pH do meio foi ajustado para 5,8 antes da colocação de 6,0 mg L⁻¹ de ágar (Merck®). Os meios foram distribuídos em tubos de ensaio (15 mL/tubo), sendo esses vedados com tampas plásticas e levados para autoclavagem à temperatura de 121 °C, por 20 minutos.

Os tratamentos constituíram-se de quatro concentrações de GA₃ (0, 20, 30 e 40 mg L⁻¹ no meio de cultura adicionadas ao meio de cultivo ½ MS, combinadas com ausência de escarificação, escarificação na ponta da semente (próxima do embrião) e escarificação no meio da semente. A escarificação foi realizada fazendo-se cortes com bisturi.

O ensaio foi instalado, em condições assépticas, em câmara de fluxo laminar horizontal desinfectadas com álcool 70%. Os instrumentos (pinças, bisturis e placas de Petri®) foram autoclavados e flambados. Após a introdução das sementes, o material foi colocado em sala de crescimento com luminosidade em torno de 35 µmol.m⁻².s⁻¹, temperatura de 26 ± 1°C e fotoperíodo de 16 horas. Assim que germinaram, as plântulas foram transferidas para tubos de ensaio contendo meio de cultura MS (completo).

O delineamento experimental utilizado foi inteiramente casualizado, em esquema fatorial 3 x 4 (três tipos de

escarificação x quatro concentrações de GA_3 , quatro repetições e 15 sementes por parcela na primeira etapa. Após 60 dias, foram avaliados a percentagem de germinação e o índice de velocidade de germinação (Larré *et al.*, 2007) e comparados quantitativamente por meio de regressão polinomial (Programa Sisvar - Ferreira, 2000). As avaliações do IVG foram realizadas diariamente até a estabilização da germinação (Silva & Nakagawa, 1995).

2ª Etapa

Para a realização do experimento foram utilizados segmentos nodais uniformes, com cerca de 2 cm, contendo duas gemas, oriundos das sementes germinadas *in vitro* da primeira etapa.

Os meios testados foram MS (Murashige & Skoog, 1962), MSM (Monteiro-Hara, 2000), BDS (Dunstan & Short, 1977), DSD1 (Silva & Doazan, 1995) e WPM (Lloyd & McCown, 1980), cada um adicionado de 100 mg L^{-1} de mio-inositol, quatro concentrações de sacarose (0, 15, 30 e 45 g L^{-1}) e sem adição de reguladores de crescimento. As vitaminas e os aminoácidos foram adicionados de acordo com cada meio de cultura utilizado.

O pH de cada meio foi ajustado para 5,8 antes da adição de $6,0 \text{ mg L}^{-1}$ (0,6%) de ágar. Após o preparo, 15 mL do meio de cultura foram distribuídos em tubos de ensaio, os quais foram vedados com tampas de polipropileno, identificados e autoclavados a $121 \text{ }^\circ\text{C}$, por 20 minutos.

Os ensaios foram instalados em condições assépticas em câmaras de fluxo laminar horizontal, que foram desinfestadas com álcool 70%. Os instrumentos (pinças, bisturis e placas de Petri®) foram autoclavados e flambados. Os segmentos nodais foram obtidos uniformemente a partir de plântulas pré-estabelecidas. Após a inoculação, os explantes foram mantidos por 60 dias em sala de crescimento, com luminosidade em torno de $35 \mu\text{mol.m}^{-2}.\text{s}^{-1}$, temperatura $26 \pm 1 \text{ }^\circ\text{C}$ e fotoperíodo de 16 horas. As variáveis avaliadas foram comprimento da parte aérea (cm), número de gemas, biomassa seca das plântulas (g) e número de raízes e de brotações laterais.

O delineamento experimental utilizado foi o inteiramente casualizado, em esquema fatorial 5×4 (cinco meios de cultivo x quatro concentrações de sacarose), com quatro repetições e três plantas por parcela.

Os dados foram submetidos à análise de variância, e os fatores quantitativos foram comparados por meio de regressão polinomial (Programa Sisvar - Ferreira, 2000) e os qualitativos pelo teste de Scott-Knott.

RESULTADOS E DISCUSSÃO

1ª Etapa

Para todas as variáveis analisadas houve interação significativa entre modo de escarificação e concentração de GA_3 .

Para a variável percentagem de germinação, obteve-se melhor resultado (46,8%) utilizando-se $19,84 \text{ mg L}^{-1}$ de GA_3 e realizando a escarificação na ponta da semente (Figura 1). Com o aumento nas concentrações de GA_3 , verificaram-se respostas crescentes quadráticas até o ponto de máximo, obtido com $19,84 \text{ mg L}^{-1}$, seguidas com redução na percentagem de germinação em concentrações superiores. A baixa germinação às vezes é obtida em experimentos com espécies dormentes (Tedesco *et al.*, 2001), sendo necessário desenvolver técnicas que permitam melhorar a germinação.

A embebição das sementes de Passifloráceas pode ser eficiente para promover a sua germinação, segundo alguns autores. Ferreira (1998) verificou que a imersão de sementes de *Passiflora alata* em 100 mg L^{-1} de GA_3 favoreceu a germinação. Em sementes sem arilo embebidas em 150 e 300 mg L^{-1} de ácido giberélico observou-se maior percentagem de germinação (Rossetto *et al.*, 2000).

Verificou-se nas sementes que não foram escarificadas ausência de germinação, mesmo com a presença do GA_3 no meio. Com isso, pode-se supor que a espécie possui algum tipo de dormência física. Morley-Bunker (1980) e Wagner Júnior *et al.* (2007) mencionaram que algumas espécies de *Passiflora* spp. apresentam dormência em suas sementes, ocasionada pelo mecanismo de controle da entrada de água, devido à dureza do tegumento, necessitando-se de tratamentos para a superação da dormência física.

O maior índice de velocidade de germinação (IVG) foi obtido com a utilização de $23,24 \text{ mg L}^{-1}$ GA_3 e escarificação da ponta da semente (1,68) (Figura 2). Assim, verificou-se que tanto a percentagem de germinação quanto o IVG foram maiores nas concentrações de GA_3 em torno de 20 mg L^{-1} . Segundo Taiz & Zeiger (2004), as giberelinas estão envolvidas na quebra de

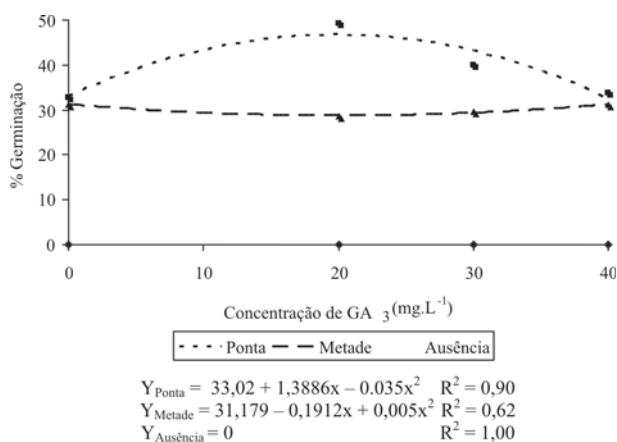


Figura 1. Percentagem de sementes de maracujazeiro-do-sono (*Passiflora setacea* DC.) germinadas em meio de cultivo MS acrescido de 0, 20, 30 e 40 mg.L^{-1} de GA_3 , combinados com a ausência de escarificação e escarificação na ponta e no meio da semente.

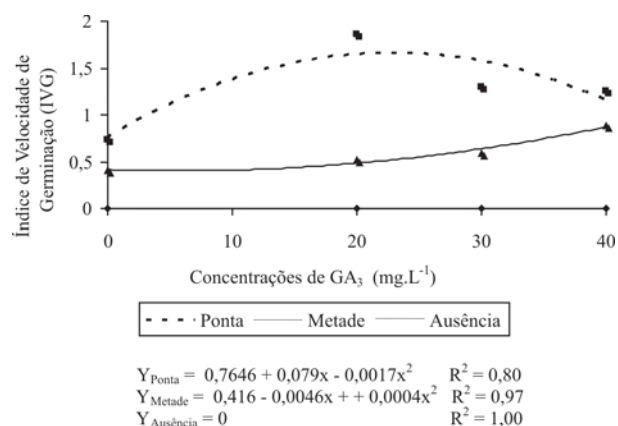


Figura 2. Índice de velocidade de germinação de sementes de maracujazeiro-do-sono (*Passiflora setacea* DC.) em meio de cultivo MS acrescido de 0, 20, 30 e 40 mg L⁻¹ de GA₃, combinados com a ausência de escarificação e escarificação na ponta e no meio da semente.

dormência de sementes de diferentes espécies, provocando a diminuição no tempo médio de germinação e aumentando o índice de velocidade de germinação, conforme verificado neste trabalho.

2ª Etapa

Observa-se que houve efeito significativo para a interação meio de cultura x concentrações de sacarose nas características comprimento da parte aérea, número de gemas e peso da matéria seca das plântulas.

De acordo com a análise de regressão, melhores resultados para o comprimento da parte aérea (5,44 cm) e número de gemas (11,47 cm) foram obtidos com a utilização do meio de cultura MSM associado com 29,96 e 28,74 g.L⁻¹ de sacarose, respectivamente (Figuras 3 e 4).

Diferentes respostas foram observadas para o comprimento da parte aérea e número de gemas nos meios de cultivo utilizados. Tanto o crescimento quanto a morfogênese em culturas *in vitro* são sensivelmente influenciados pela disponibilidade de N (nitrogênio) e a forma em que ele é fornecido. O MSM possui concentração de sais (macro e micronutrientes) considerada baixa, porém benéfica na micropropagação de fruteiras (Pasqual, 2001).

O aumento das concentrações de sacarose proporcionou incremento de forma quadrática no comprimento da parte aérea dos explantes até 30 g L⁻¹, verificando-se decréscimos dessa variável em maiores concentrações, independentemente do meio de cultivo utilizado. Provavelmente, isso ocorreu devido ao aumento excessivo do potencial osmótico do meio de cultura, que dificultou o desenvolvimento das brotações (Figura 3).

Na Figura 4 verificaram-se diferenças significativas entre os meios de cultura empregados, associados às concentrações de sacarose, em relação ao número de gemas

das plântulas. Essas diferentes respostas podem ser relacionadas ao teor de sais do meio de multiplicação, pois uma concentração maior ou menor de sais, ou outros compostos osmoticamente ativos, de acordo com a espécie e com o potencial osmótico de suas sementes, poderá ser o fator responsável pela sua adequada hidratação, viabilizando ou não a ocorrência de gemas (Dodd & Donovan, 1999).

Para muitas espécies, a sacarose é empregada nos meios de cultura em concentrações variando entre 2 e 4%. Segundo Grattapaglia & Machado (1998), abaixo desta faixa pode ocorrer o aparecimento de clorose generalizada da cultura e acima, problemas de excessivo potencial osmótico do meio, o que leva a deterioração das plântulas. Porém, acima de 45 g L⁻¹ de sacarose adicionada aos meios de cultivo observou-se maior massa da matéria seca das plântulas (Figura 5).

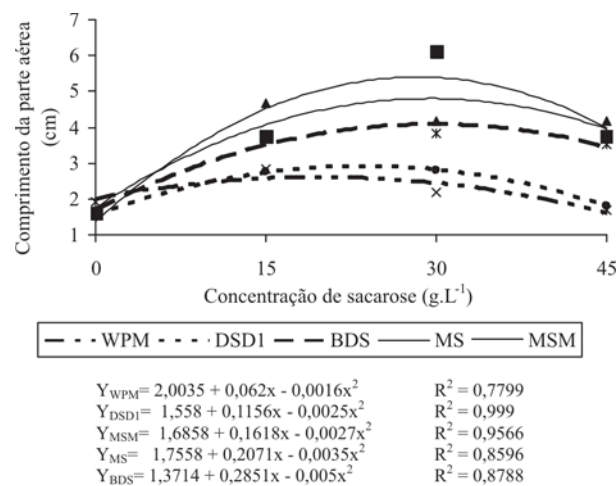


Figura 3. Comprimento da parte aérea de plântulas de maracujazeiro-do-sono (*Passiflora setacea* DC.) em diferentes meios de cultivo acrescidos de diferentes concentrações de sacarose.

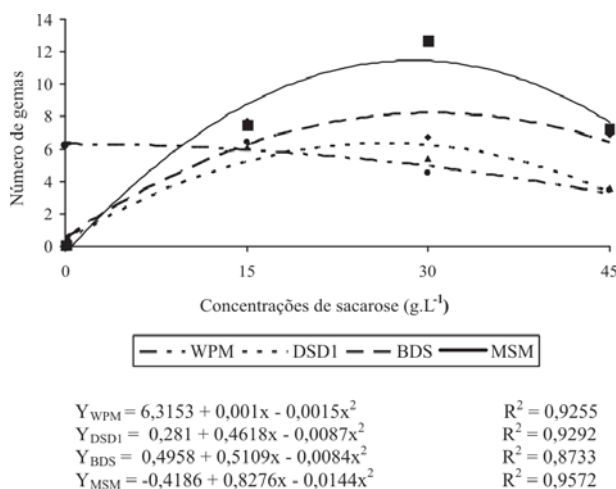


Figura 4. Número de gemas por plântula de maracujazeiro-do-sono (*Passiflora setacea* DC.) em diferentes meios de cultivo acrescidos de diferentes concentrações de sacarose.

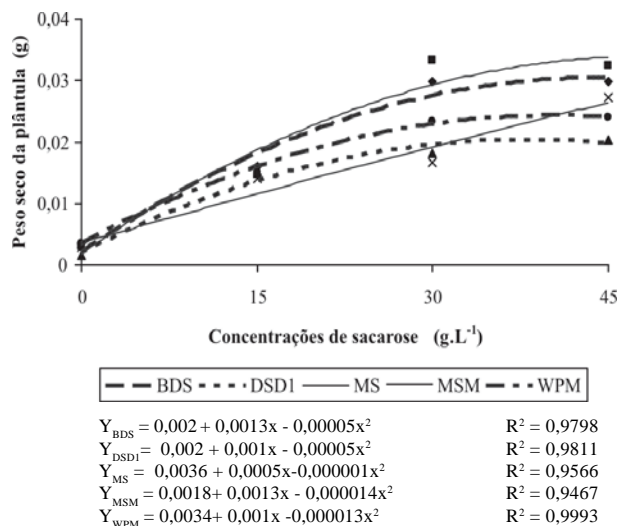


Figura 5. Massa de peso seco de plântulas de maracujazeiro-do-sono (*Passiflora setacea* DC.) em diferentes meios de cultivo acrescidos de diferentes concentrações de sacarose.

Não se verificou a presença de raízes e de brotações laterais em todos os tratamentos do ensaio. Supõe-se que as concentrações de sacarose adicionadas aos diversos meios de cultura possam ter influenciado negativamente na formação do sistema radicular das plântulas de *Passiflora setacea*.

Junghans *et al.* (2002) observaram que microplantas de *P. edulis* f. *flavicarpa* O. Deg. atingiram o máximo de enraizamento quando se reduziu a concentração do meio de cultura. Os mesmos autores relataram a ação benéfica de maiores concentrações de sacarose no enraizamento do maracujazeiro.

A sacarose como fonte de carboidratos visa suprir às necessidades metabólicas dos explantes, atuando como fonte de esqueletos carbônicos na diferenciação celular e no crescimento (De Riek *et al.*, 1997). Talvez a quantidade de açúcar endógena das plântulas fosse suficiente para a formação de raízes e brotações, satisfazendo suas necessidades metabólicas.

CONCLUSÕES

O método de escarificação na ponta da semente, juntamente com a utilização de 19,84 mg L⁻¹ de GA₃ no meio de cultura, mostra-se efetivo para quebra parcial da dormência das sementes do maracujazeiro-do-sono.

Segmentos nodais do maracujazeiro-do-sono em meio MSM com 29,96 g L⁻¹ de sacarose permitem maior crescimento das brotações.

REFERÊNCIAS

Bernacci, LC, Meletti LMM, Soares-Scott MD, Passos IRS & Junqueira NT (2005) Espécies de maracujá: caracterização e conservação da biodiversidade. In: Faleiro F, Junqueira N & Braga M (Org.) Maracujá: germoplasma e melhoramento genético. 1ª ed. Planaltina, Embrapa Cerrados. p.559-586.

Braga MF, Santos EC, Junqueira NTV, Sousa AATC, Faleiro FG, Rezende LN & Junqueira KP (2006) Enraizamento de estacas de três espécies silvestres de *Passiflora*. Revista Brasileira de Fruticultura, 28:284-288.

De Riek J, Piqueras A & Debergh PC (1997) Sucrose uptake and metabolism in a double layer system for micropropagation of *Rosa multiflora*. Plant Cell, Tissue and Organ Culture, 47:269-278.

Dodd GL & Donovan LA (1999) Water potential and ionic effects on germination and seedling growth of two cold desert shrubs. American Journal of Botany, 86:1146-1153.

Dunstan DI & Short KC (1977) Improved growth of tissue cultures of the onion (*Allium cepa*). Physiologia Plantarum, 41:70-72.

Ferreira DF (2000) Análises estatísticas por meio do Sisvar para Wiows versão 4.0. In: 45ª Reunião Anual da Região Brasileira da Sociedade Internacional de Biometria, São Carlos. Anais, UFSCar. p.255-258.

Ferreira G (1998) Estudo da embebição e efeito de fitorreguladores na germinação de sementes de Passifloráceas. Tese de doutorado. Universidade Estadual Paulista, Botucatu, 146p.

Grattapaglia D & Machado MA (1998) Micropropagação. In: Torres AC & Caldas LS (Eds.) Técnicas e aplicações da cultura de tecidos de plantas. Brasília: ABCTP/ EMBRAPA/CNPq. p.99-160.

IBGE. 2005. Banco de Dados Agregados. Sistema IBGE de Recuperação Automática - SIDRA. Disponível em: <http://www.sidra.ibge.gov.br/bda>. Acessado em: 07 de junho de 2009.

Junghans TG, Vidal AM & Souza AS (2002) Cultivo *in vitro* de ápices caulinares de maracujazeiro amarelo em função do meio de cultivo e temperatura. In: 17º Congresso Brasileiro de Fruticultura: Os Novos Desafios da Fruticultura Brasileira, Belém. Anais, 1 CD-ROM.

Junqueira NTV, Braga MF, Faleiro FG, Peixoto JR & Bernacci LC (2005) Potencial de espécies silvestres de maracujazeiro como fonte de resistência a doenças. In: Faleiro FG, Junqueira NTV & Braga MF(Org.) Maracujá: germoplasma e melhoramento genético. Planaltina, EMBRAPA Cerrados. p.81-106.

Larré, CF, Zepka, APS & Moraes, DM (2007) Testes de germinação e emergência em sementes de maracujá submetidas a envelhecimento acelerado. Revista Brasileira de Biociências, 5:708-710.

Lloyd G & McCown B (1980) Commercially feasible micropropagation of mountain laurel *Kalmia latifolia* by use of shoot-tip culture. Proceedings of International Plant Propagation Society, 30:421-427.

Manica I, Brancher A, Sanzonowicz C, Icuma IM, Aguiar JLP, Azevedo JA, Vasconcellos MAS & Junqueira NTV (2005) Maracujá-doce: tecnologia de produção, pós-colheita, mercado. 1ª ed. Porto Alegre, Cinco Continentes. 198p.

Meletti LMM, Furlani PR, Álvares V, Soares-Scott MD, Bernacci LC & Filho JAA (2002) Novas tecnologias melhoram a produção de mudas de maracujá. O agrônomo, 54:30-33.

Monteiro-Hara ACBA (2000) Cultivo *in vitro* de três espécies do gênero *Passiflora*. Dissertação de Mestrado. Escola Superior de Agricultura "Luiz de Queiroz", Piracicaba, 82p.

Morley-Bunker MJS (1980) Seed coat dormancy in *Passiflora* species. Annual Journal of the Royal New Zeland Institute of Horticulture, 8:72-84.

Murashige T & Skoog F (1962) A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures. Physiologia Plantarum, 15:473-497.

- Pasqual M (2001) Cultura de tecidos vegetais: tecnologia e aplicações: meios de cultura. 1ª ed. Lavras, UFLA/FAEPE, 74p.
- Passos IRS & Bernacci LC (2005) Cultura de tecidos aplicada à manutenção de germoplasma *in vitro* e ao melhoramento genético do maracujá (*Passiflora* spp.). In: Faleiros F, Junqueira N & Braga M (Org.) Maracujá: germoplasma e melhoramento genético. 1ª ed. Planaltina, EMBRAPA Cerrados. p.361-383.
- Rossetto CAV, Coneglian RCC, Nakagawa J, Shimizu MK & Marin VA (2000) Germinação de sementes de maracujá-doce (*Passiflora alata* Dryand) em função de tratamento pré-germinativo. Revista Brasileira de Sementes, 22:247-252.
- Ruggiero C (2000) Situação do maracujazeiro no Brasil. Informe Agropecuário, 21:5-9.
- Silva AL & Doazan JP (1995) Une méthode d'irradiation aux rayons gamma appliquée à des porte-greffes de vigne *in vitro*. Journal International des Sciences de la Vigne et du Vin, 29:1-9.
- Silva JBC & Nakagawa J (1995) Estudo de fórmulas para cálculos da velocidade de germinação. Informativo ABRATES, 5:62-73.
- Sousa JSI & Meletti LMM (1997) Maracujá: espécies, variedades e cultivos. 1ª ed. Piracicaba, Editora FEALQ. 179p.
- Taiz L & Zeiger E (2004) Fisiologia vegetal. 3ª ed. Porto Alegre, Artmed. 719p.
- Tedesco SB, Stefanello MO, Schifino-Wittmann MT, Battistin A & Dall'Agnol M (2001) Superação de dormência em sementes de espécies de *Adesmia* DC. (Leguminosae). Revista Brasileira de Agrociência, 7:89-92.
- Wagner Júnior A, Negreiros JRS, Alexandre RS, Pimentel LD & Bruckner CH (2007) Efeito do pH da água na embebição e do trincamento das sementes de maracujazeiro amarelo na germinação e desenvolvimento inicial. Ciência e Agrotecnologia, 31:1014-1019.