



Ciência Rural

ISSN: 0103-8478

cienciarural@mail.ufsm.br

Universidade Federal de Santa Maria

Brasil

Lobo dos Santos, Thaís; Vieira de Almeida, Cristina; Ebling Brondani, Gilvano; Almeida, Marcílio de
Nitrito de amônio e nitrato de potássio no desenvolvimento in vitro de embriões somáticos de
pupunheiras

Ciência Rural, vol. 40, núm. 7, julio, 2010, pp. 1655-1659

Universidade Federal de Santa Maria

Santa Maria, Brasil

Disponível em: <http://www.redalyc.org/articulo.oa?id=33117728008>

- Como citar este artigo
- Número completo
- Mais artigos
- Home da revista no Redalyc

redalyc.org

Sistema de Informação Científica

Rede de Revistas Científicas da América Latina, Caribe , Espanha e Portugal
Projeto acadêmico sem fins lucrativos desenvolvido no âmbito da iniciativa Acesso Aberto

Nitrato de amônio e nitrato de potássio no desenvolvimento *in vitro* de embriões somáticos de pupunheiras

Ammonium nitrate and potassium nitrate on *in vitro* peach palm somatic embryos development

Thaís Lobo dos Santos^I Cristina Vieira de Almeida^{II} Gilvano Ebling Brondani^{III}
Marcílio de Almeida^{I*}

- NOTA -

RESUMO

A pupunheira tem se mostrado boa alternativa à exploração extractivista de espécies como juçara e açaí. Porém, quando produzida via sementes apresenta plantio heterogêneo, o que torna a micropopulação ótima alternativa para seu cultivo em larga escala. O experimento objetivou avaliar a influência da interação entre nitrato de amônio e nitrato de potássio no enraizamento de microplantas obtidas a partir do desenvolvimento *in vitro* de embriões somáticos de pupunheiras, visando otimizar seu protocolo de micropopulação. Os embriões foram inoculados em meio MS com diferentes concentrações de NH_4NO_3 e KNO_3 . Aos 120 e 240 dias de cultivo, foram avaliados parâmetros morfofisiológicos do desenvolvimento radicular. Aos 120 dias, nas concentrações mais baixas de nitrogênio, houve estímulo ao crescimento das raízes e a maior ramificação radicular ocorreu com baixas concentrações de NH_4NO_3 e altas de KNO_3 . Aos 240 dias, notou-se redução do crescimento radicular e raízes finas predominantes. Conclui-se que até 120 dias as microplantas devem ser mantidas em meio com concentrações menores de NH_4NO_3 e maiores de KNO_3 que as empregadas no meio MS, voltando para as concentrações usuais após esse período.

Palavras-chave: Pejibaye, nitrogênio, *Bactris gasipaes*, micropopulação.

ABSTRACT

Pejibaye is a good alternative for the extractive exploration of species such as juçara and açaí. However, when it is produced by seeds its planting is heterogeneous, which makes micropopulation a good alternative for cultivation in

large scale. This study aimed to evaluate the influence of the interaction between ammonium nitrate and potassium nitrate on peach palm somatic embryos rooting in vitro cultivated, for optimization of the micropopulation protocol. The embryos were inoculated in MS medium with different concentrations of NH_4NO_3 and KNO_3 . Morphophysiological parameters of root development were measured at 120 and 240 days of cultivation. At 120 days, at lower nitrogen concentrations, roots were stimulated to grow and major root branching occurred at low concentrations of NH_4NO_3 and high concentrations of KNO_3 . At 240 days, there was a reduction of the root growing, with more percentage of thin roots. It was concluded that up to 120 days, the microplants should be cultivated in culture medium with lower concentrations of NH_4NO_3 and higher concentrations of KNO_3 than those recommended by MS medium, and after this period they should be cultivated at the recommended doses.

Key words: Pejibaye, nitrogen, *Bactris gasipaes*, micropopulation.

O cultivo da pupunheira (*Bactris gasipaes* Kunth) tem se expandido devido a suas boas qualidades agronômicas e ecológicas (BOVI, 1997; TONET et al., 1999; ANEFALOS et al., 2007). Porém, a carência de campos de produção de matrizes com superioridade agronômica no Brasil e o sistema genético auto incompatível levam a plantios heterogêneos, com baixa produção e qualidade do palmito. Uma alternativa é o uso da técnica de micropopulação, que permite identificar genótipos adaptados a cada região, em larga

^IDepartamento de Ciências Biológicas, Escola Superior de Agricultura “Luiz de Queiroz” (ESALQ), Universidade de São Paulo (USP). Av. Pádua Dias, 11, CP 9, 13418-900, Piracicaba, SP, Brasil. E-mail: malmeida@esalq.usp.br. ^{*}Autor para correspondência.

^{II}InVitroPalm Consultoria, Estudo e Desenvolvimento Biológico Ltda, Piracicaba, SP, Brasil.

^{III}Departamento de Ciências Florestais, ESALQ, USP, Piracicaba, SP, Brasil.

escala e curto espaço de tempo (TOMBOLATO & COSTA, 1998). A técnica tem se mostrado eficiente com uso de explantes provenientes de embriões somáticos, reversão de botões florais em gemas vegetativas (ALMEIDA & KERBAUY, 1996) e de diferentes formulações do meio de cultura, que podem desencadear variados eventos fisiológicos (KIRBY et al., 1987), influenciando o desenvolvimento radicular. Nesse contexto, o trabalho teve por objetivo avaliar a influência da interação do nitrato de amônio e nitrato de potássio no enraizamento de microplantas de pupunheiras, visando otimizar o protocolo de micropropagação da espécie.

Foram utilizados embriões somáticos obtidos a partir da cultura *in vitro* de ápices caulinares de matrizes adultas, inoculados em meio MS (MURASHIGE & SKOOG 1962) contendo modificações das concentrações das soluções de nitrato de amônio- NH_4NO_3 (825; 1650; 2475 e 3300mg L⁻¹) e nitrato de potássio- KNO_3 (950; 1900; 2850 e 3800mg L⁻¹), combinadas entre si, perfazendo um total de 25 tratamentos, com dez repetições. A testemunha consistiu de meio de cultura com as concentrações-padrão utilizadas no meio MS. Aos 120 e 240 dias de cultivo, avaliou-se: comprimento e número de raízes, porcentagem de ramificação da raiz e de raízes finas (<1mm), medianas (1mm≤RM≤1,5mm) e grossas (>1,5mm). Utilizou-se o delineamento experimental inteiramente casualizado no arranjo fatorial (5x5) com parcelas subdivididas no tempo. Os dados foram submetidos ao teste de Bartlett em 5% e à análise de variância (ANOVA), em 1% e 5% de probabilidade de erro. As médias foram comparadas por regressão polinomial em 5% de probabilidade de erro.

Aos 120 dias, houve significância da interação entre NH_4NO_3 e KNO_3 sobre a porcentagem de ramificação (Figura 1A), comprimento (Figura 1B) e porcentagem de raízes finas (Figura 1C). Já para número de raízes (Figura 1D) e porcentagem de raízes medianas (Figura 1E), houve influência significativa do NH_4NO_3 de maneira isolada e para a porcentagem de raízes grossas houve influência significativa do KNO_3 , também isoladamente (Figura 1F). Pelos pontos críticos estimados pela equação, as combinações que mais favoreceram a porcentagem de ramificação da raiz foram as próximas de 1101mg L⁻¹ de NH_4NO_3 e de 2178mg L⁻¹ de KNO_3 . Pelos dados reais, essas concentrações estariam situadas entre 825 e 1650mg L⁻¹ de NH_4NO_3 e entre 1900 e 2850mg L⁻¹ de KNO_3 . Quanto ao comprimento da raiz, estimou-se pela equação as combinações próximas de 1287mg L⁻¹ de NH_4NO_3 e de 1727mg L⁻¹ de KNO_3 como sendo as mais favoráveis e, pelos dados reais, as situadas entre 825 e 1650mg L⁻¹ de NH_4NO_3 e entre 950 e 1900mg L⁻¹ de KNO_3 .

Houve maior porcentagem de raízes finas nas concentrações entre 2475 e 3300mg L⁻¹ de NH_4NO_3 e entre 2850mg L⁻¹ e 3800mg L⁻¹ de KNO_3 , sendo que pela equação os pontos críticos estiveram também entre 2475 e 3300mg L⁻¹ de NH_4NO_3 , porém com a concentração máxima de KNO_3 . As raízes grossas ocorreram em maior quantidade com 950mg L⁻¹ e 2850mg L⁻¹ de KNO_3 . Para o número de raízes e porcentagem de raízes com diâmetro mediano observou-se tendência de diminuição da porcentagem com o aumento das concentrações de NH_4NO_3 .

Aos 240 dias, houve significância da interação entre NH_4NO_3 e KNO_3 sobre a porcentagem de raízes finas (Figura 2A). Já para o número de raízes (Figura 2B) e a porcentagem de ramificação da raiz (Figura 2C), houve influência significativa do NH_4NO_3 , de maneira isolada. Para o número de raízes (Figura 2D), houve influência significativa apenas do KNO_3 . As raízes finas ocorreram em maior porcentagem nas interações mínimas e máximas dos dois sais. Os resultados evidenciaram, ainda, tendência de diminuição do número de raízes e de sua ramificação com o aumento da concentração de NH_4NO_3 e de aumento do número de raízes até a concentração de 2850mg L⁻¹ de KNO_3 .

Em alguns casos, o coeficiente de determinação (r^2) da equação apresentou valor baixo, devido à heterogeneidade dos dados amostrados. Nesses casos, atentou-se para as tendências de comportamento dos tratamentos sobre o desenvolvimento radicular das microplantas.

No metabolismo do nitrogênio, ocorre uma reprogramação do metabolismo de C e N pela presença do nitrato, ajustando a arquitetura da raiz ao estádio fisiológico da planta (STITT, 1999), sendo que altos níveis de N levam a mudanças na alocação e fenologia da planta. A alocação de recursos durante o crescimento vegetativo depende, ainda, da disponibilidade de nutrientes (MARSCHNER, 1995), sendo que a deficiência moderada de N inibe o crescimento da parte aérea e até estimula o da raiz (SCHEIBLE et al., 1997), o que poderia justificar o crescimento radicular mesmo sob baixas concentrações de NH_4NO_3 .

O KNO_3 é um importante componente do meio de cultura por ter N e K controlando o desenvolvimento das raízes e por regular o potencial osmótico, respectivamente (RIBEIRO & TEIXEIRA, 2008). Já a ramificação radicular depende do balanço entre baixas concentrações de NH_4NO_3 e altas de KNO_3 ,

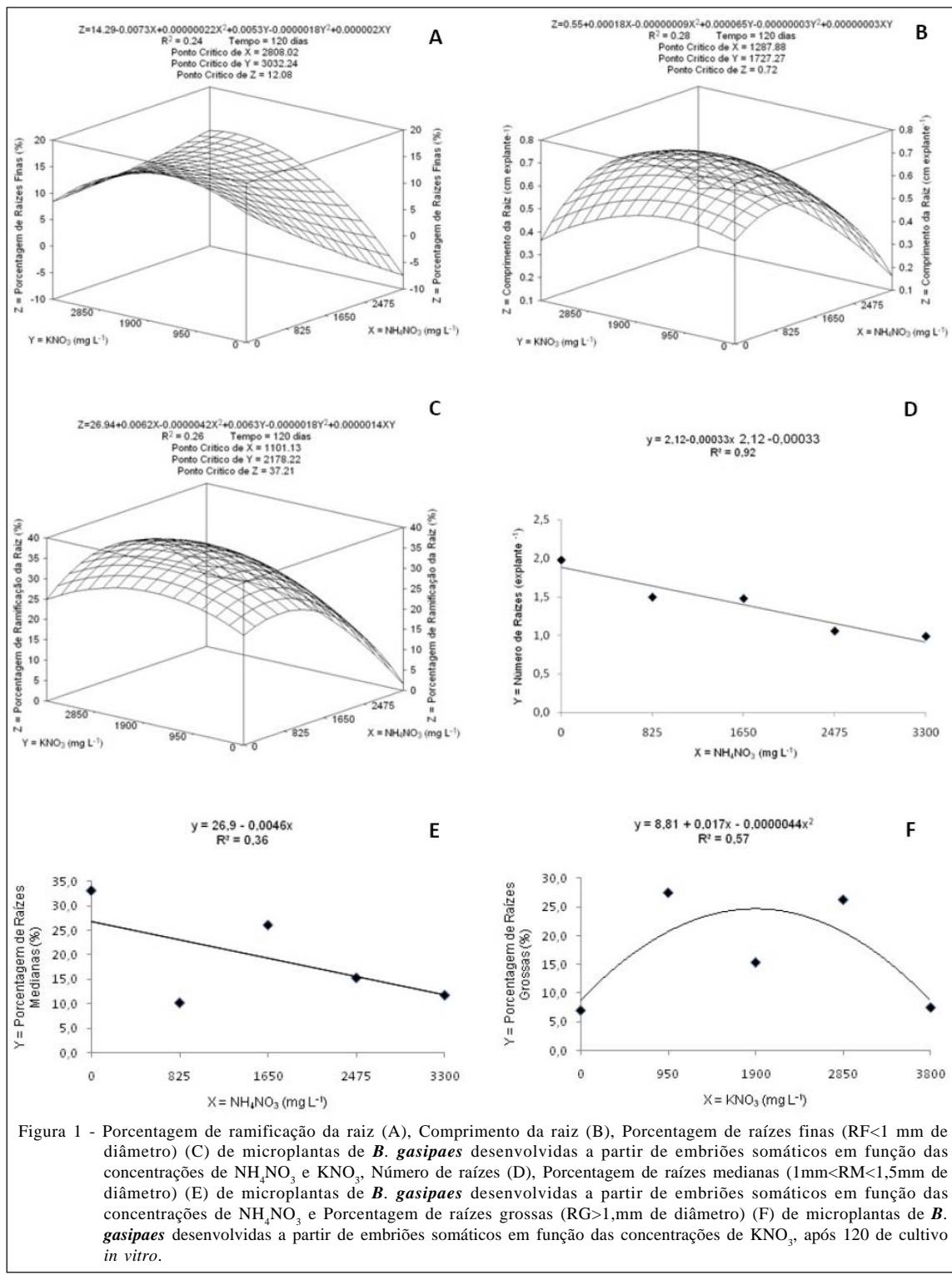


Figura 1 - Porcentagem de ramificação da raiz (A), Comprimento da raiz (B), Porcentagem de raízes finas ($\text{RF} < 1 \text{ mm}$ de diâmetro) (C) de microplantas de *B. gasipaes* desenvolvidas a partir de embriões somáticos em função das concentrações de NH_4NO_3 e KNO_3 , Número de raízes (D), Porcentagem de raízes medianas ($1 \text{ mm} < \text{RM} < 1,5 \text{ mm}$ de diâmetro) (E) de microplantas de *B. gasipaes* desenvolvidas a partir de embriões somáticos em função das concentrações de NH_4NO_3 e Porcentagem de raízes grossas ($\text{RG} > 1,5 \text{ mm}$ de diâmetro) (F) de microplantas de *B. gasipaes* desenvolvidas a partir de embriões somáticos em função das concentrações de KNO_3 , após 120 de cultivo *in vitro*.

pois o K é necessário para o crescimento da planta e o bom desenvolvimento da raiz e em baixas concentrações o estaria inibindo, sendo que altos

níveis de nitrato geralmente inibem o crescimento e a quantidade de raízes laterais (GRIME et al., 1991; MARSCHNER, 1995).

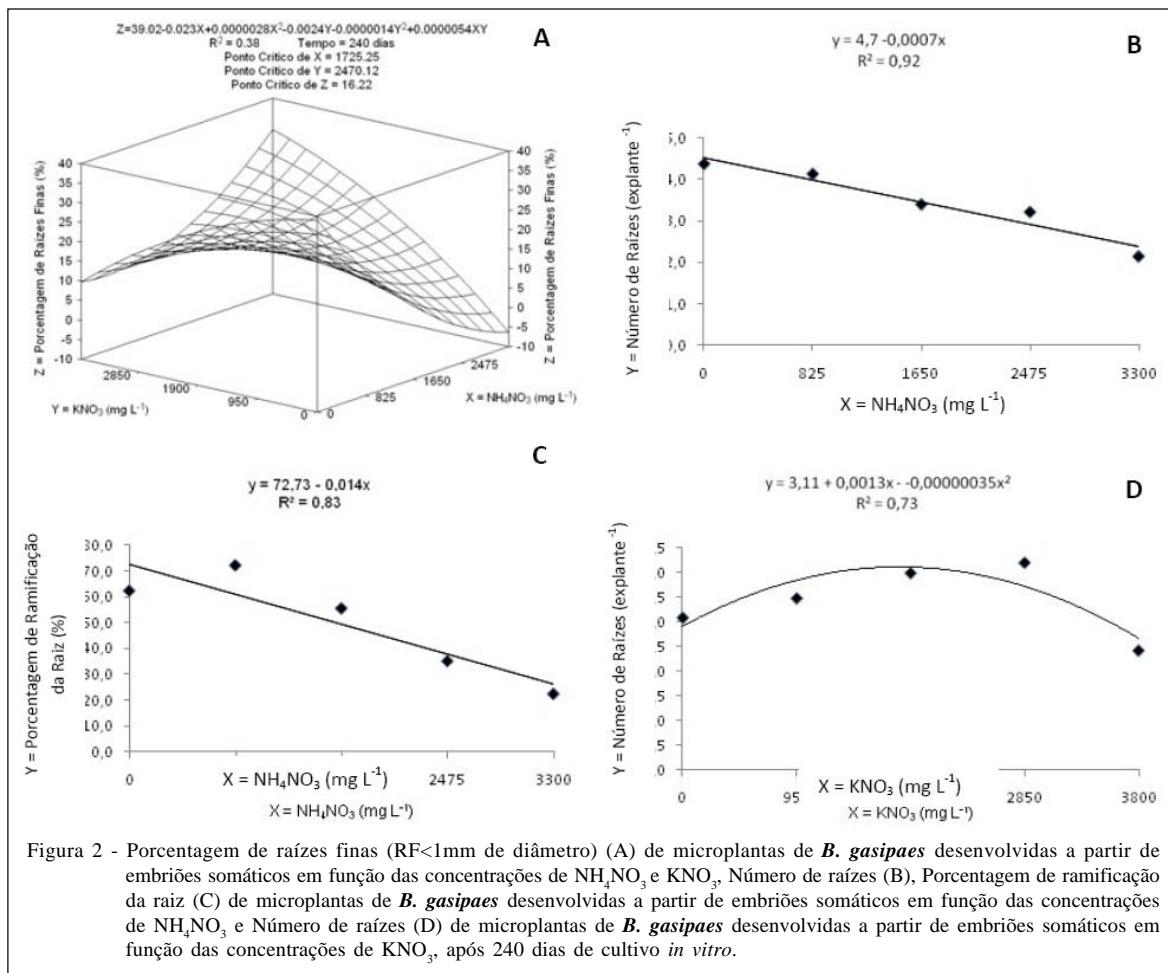


Figura 2 - Porcentagem de raízes finas (RF<1mm de diâmetro) (A) de microplantas de *B. gasipaes* desenvolvidas a partir de embriões somáticos em função das concentrações de NH_4NO_3 e KNO_3 ; Número de raízes (B); Porcentagem de ramificação da raiz (C) de microplantas de *B. gasipaes* desenvolvidas a partir de embriões somáticos em função das concentrações de NH_4NO_3 e Número de raízes (D) de microplantas de *B. gasipaes* desenvolvidas a partir de embriões somáticos em função das concentrações de KNO_3 , após 240 dias de cultivo *in vitro*.

Os resultados obtidos permitem inferir que até 120 dias de cultivo *in vitro* as microplantas devem ser mantidas em meio de cultura com concentrações menores de NH_4NO_3 e maiores de KNO_3 que as recomendadas no meio MS, voltando para as doses recomendadas após esse período, facilitando a aclimatização e o desenvolvimento *ex vitro*.

REFERÊNCIAS

- ALMEIDA, M.; KERBAUY, G.B. Micropropagation of *Bactris gasipaes* H.B.K. (Palmae) through flower bud culture. **Revista Brasileira de Fisiologia Vegetal**, v.8, p.215-217, 1996.
- ANEFALOS, L.C. et al. Uma visão sobre a pupunheira no contexto do mercado do palmito. **Análises e Indicadores do Agronegócio**, v.2, n.7, 2007. Disponível em: <<http://www.iea.sp.gov.br/out/verTexto.php?codTexto=9012>>. Acesso em: 13 mar. 2009.
- BOVI, M.L.A. Expansão do cultivo da pupunheira para palmito no Brasil. **Horticultura Brasileira**, v.3, n.15, p.183-185, 1997.
- GRIME, J.P. et al. Root plasticity, nitrogen capture and competitive ability. In: ATKINSON, D. **Plant root growth: an ecological perspective**. Oxford: Blackwell Scientific, 1991. p.381-397.
- KIRBY, E.G. et al. Nitrogen nutrition. In: BONGA, J.M.; DURZAN, D.J. **Cell and tissue culture in forestry**. Dordrecht: Martinus Nijhoff, 1987. v.1, p. 237.
- MARSCHNER, H. **Mineral nutrition of higher plants**. London: Academic, 1995. 889p.
- MURASHIGE, T.; SKOOG, F. A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures. **Physiologia Plantarum**, v.15, p. 473-497, 1962.
- RIBEIRO, J.M.; TEIXEIRA, S. Substituição de nitrato de potássio (PA) por salitre potássico no preparo de meio de cultura de tecidos vegetais esterilizado com hipoclorito de sódio. **Ciência e Agrotecnologia**, v.32, n.4, p.1209-1213, 2008.

SCHEIBLE, W.R. et al. Accumulation of nitrate in the shoot acts as signal to regulate shoot-root allocation in tobacco. **Plant Journal**, v.11, p.671-691, 1997.

STITT, M. Nitrate regulation of metabolism and growth. **Current Opinion in Plant Biology**, v.2, n.3, p.178-186, 1999.

TOMBOLATO, A.F.C.; COSTA, A.M.M. (Ed.). **Micropopulação de plantas ornamentais**. Campinas: Instituto Agronômico, 1998. 72p. (Boletim técnico, 174).

TONET, R.M. et al. **A cultura da pupunheira**. Campinas: CATI, 1999. 44p. (Boletim Técnico, 237).