

FONTES DE NITROGÊNIO NA MICROPROPAGAÇÃO DE *Coffea arabica*¹

NITROGEN SOURCES IN COFFEE MICROPROPAGATION

Lilian de Sousa RIBEIRO²
Moacir PASQUAL³
Anna Lygia de Rezende MACIEL⁴
Evaldo de Sousa ARANTES⁵
Edvan Alves CHAGAS⁴

RESUMO

Considerando que o meio de cultura usado para a propagação de culturas *in vitro* tem uma alta concentração em minerais, aliado a um custo elevado e à dificuldade de aquisição de nitrato e amônio, objetivou-se reduzir a proporção de fontes de nitrogênio (NH_4NO_3 e KNO_3) usadas no meio de cultura de segmentos nodais de *Coffea arabica* L. cv Rubi. Explantes (2 cm) preestabelecidos *in vitro* foram inoculados em tubos de ensaio contendo meio de cultura MS acrescido de NH_4NO_3 e KNO_3 (0, 25, 50, 75, e 100 %) e mantidos em sala de crescimento com 27 ± 1 °C e $32 \mu\text{M.m}^{-2}.\text{s}^{-1}$ de intensidade luminosa por 16 horas diárias. Após 60 dias avaliaram-se o número total de brotos, o peso da matéria fresca da parte aérea e o peso da matéria seca total. Há possibilidade de redução da concentração de NH_4NO_3 para 50% e de KNO_3 para 75%.

Palavras-chave: cafeeiro, segmento nodal, cultura de tecidos, meio MS.

ABSTRACT

Considering that the MS medium is very rich in mineral salts ally to the high cost and the difficulty in the acquisition of nitrate and ammonium it was aimed at to reduce the concentration of two sources of nitrogen (NH_4NO_3 and KNO_3) used in the culture medium of nodal segments of *Coffea arabica* L. cv. Rubi. Explants (2 cm) preestablished *in vitro* were inoculated in MS medium with NH_4NO_3 and KNO_3 (0, 25, 50, 75 and 100 %) and maintained at growth room with 27 ± 1 °C temperature and 16 hours/day under $32 \mu\text{M.m}^{-2}.\text{s}^{-1}$ light intensity. After 60 days were evaluated the total number of sprouts, the aerial part fresh matter weight and the total dry matter weight. Its possible to reduce the NH_4NO_3 concentration to 75% and KNO_3 to 50%.

Key-words: Coffee plant, nodal segment, tissue culture, MS medium.

¹Suporte financeiro do CBP&D Café e FAPEMIG.

²Depto de Biologia/UFLA, doutoranda em Fisiologia Vegetal.

³Depto de Agricultura/UFLA, Lab. Cultura de tecidos. Campus Universitário, CEP 37200-000. Lavras-MG. Tel. 35 38 29 13 23. e-mail: <mpasqual@ufla.br>

⁴Depto de Agricultura/UFLA, mestrando em Fitotecnia.

⁵Depto de Agricultura/UFLA, Laboratorista/Laboratório de Cultura de Tecidos.

INTRODUÇÃO

O papel do nitrogênio no crescimento e desenvolvimento das plantas é amplamente reconhecido. Entretanto, a forma de suprimento de nitrogênio (fixação de NH_4^+ , NO_3^- e N_2) está correlacionada com a relação cátion-ânion na planta, onde 70 % dos cátions e ânions absorvidos são representado por NH_4^+ e NO_3^- (18).

Diversas formulações de meios básicos têm sido amplamente utilizadas no cultivo *in vitro*. No entanto, não há uma formulação padrão para o meio Murashige e Skoog-MS (13), sendo que suas modificações e diluições têm apresentado bons resultados para diversas espécies, sendo que as variações mais frequentes do meio básico dizem respeito à composição de macronutrientes (10). Embora o MS seja o mais comumente utilizado para a propagação de várias espécies, sua concentração de nutrientes tem sido identificada como elevada, principalmente quanto ao fornecimento de N e, neste sentido, muitas modificações tem sido sugeridas objetivando maior adaptação das culturas e redução dos custos (9).

Alguns autores reportaram que o nitrato, como única fonte de N, sustenta uma satisfatória taxa de crescimento em muitas espécies, sendo, também, a melhor forma de suprimento de N para algumas culturas, tais como cenoura, fumo, *Populus*, roseira e várias outras espécies (4).

Quando o N é fornecido somente na forma de sais inorgânicos de amônio, as células *in vitro* apresentam sintomas de toxidez (7, 19). A mesma concentração de amônio, que é tóxica ou inibitória quando a concentração de nitrato é baixa, permite bom crescimento quando aumenta a sua concentração (3), evidenciando a essencialidade da combinação das duas formas de N, amônio e nitrato, no crescimento de plantas *in vitro* (19).

As cultivares de *Coffea arabica* L. são predominantemente autopolinizadas e, portanto, bastante uniformes, razão pela qual são comumente propagadas por sementes. Entretanto, em qualquer programa de melhoramento genético, materiais elites podem ser identificados e como ainda não estão em homozigose só poderiam ser multiplicados vegetativamente, oportunidade em que a cultura de tecidos se apresentaria como vantajosa.

A micropropagação é a aplicação mais prática da cultura de tecidos, através da qual pode-se obter grande número de plantas saudáveis e geneticamente uniformes. A utilização de microestacas vem sendo utilizada em inúmeros trabalhos com micropropagação de cafeeiro (1, 2, 14). A maioria das plantas micropropagadas é obtida pela multiplicação de brotos axilares (8). A multiplicação de brotos é um método seguro que pode ser usado quando a produção de clones de plantas lenhosas for requerida.

Considerando que as plantas tendem a responder diferentemente às formas minerais de N e, que a quantidade de N fornecida na forma de nitrato e amônio no meio de cultura MS é elevada, aliado ao

seu alto custo e dificuldade de aquisição, objetivou-se reduzir a concentração de duas fontes de N (NH_4NO_3 e KNO_3) usadas no meio de cultura de segmentos nodais de *Coffea arabica* L. cv. Rubi.

MATERIAL E MÉTODOS

Segmentos nodais de *Coffea arabica* L. cv. Rubi com 2 cm de comprimento, provenientes de plântulas preestabelecidas *in vitro*, foram inoculadas em tubos de ensaio (25 x 150 mm), com 15 mL de meio de cultura. Os tratamentos consistiram da interação de concentrações 0, 25, 50, 75 e 100% de NH_4NO_3 e KNO_3 do meio MS (13) acrescido de 3 mg.L^{-1} de ácido giberélico (GA_3) e 6 mg.L^{-1} de benzilaminopurina (BAP), solidificado com 7 g.L^{-1} de ágar e pH ajustado para 5,8 antes da autoclavagem a 121 °C e 1,1 atm por 20 minutos. Os explantes foram inoculados em câmara de fluxo laminar e mantidos em sala de crescimento com temperatura de 27±1 °C, fotoperíodo de 16 horas e 32 $\text{mM.m}^{-2}.\text{s}^{-1}$ de intensidade luminosa. O delineamento experimental foi inteiramente casualizado em esquema fatorial 5 x 5, com quatro repetições, três tubos por parcela, perfazendo um total de 100 parcelas, cada tubo contendo um explante. Para a análise estatística, utilizou-se o software Sisvar (6), e os tratamentos comparados através de regressão polinomial. Após 60 dias avaliaram-se número total de brotos e peso da matéria fresca e seca da parte aérea, constituídas das brotações com as respectivas folhas. Para obtenção do peso da matéria seca utilizou-se estufa de secagem na temperatura de 60 °C por 72 horas.

RESULTADOS E DISCUSSÃO

Na interação entre as fontes de N, somente a utilização de 75% da concentração de KNO_3 , no meio de cultura, promoveu aumento no número total de brotos (2,87 cm) até a concentração de 95,74% de NH_4NO_3 (Figura 1).

Quando se utilizou somente o KNO_3 , como fonte de N, o número total de brotos foi mínimo. Quando o N é fornecido somente na forma de nitrato a quantidade desse nutriente no meio de cultura é abundante no início do estabelecimento do explante. Entretanto, com o crescimento do explante, o meio de cultura começa a apresentar deficiência desse nutriente. Quando o N é fornecido nas formas de nitrato e amônio, inicialmente o N na forma nítrica é consumido mais rapidamente e, posteriormente, o N na forma amoniacal torna-se disponível para ser consumido pelo explante. Em trabalho realizado com *Cycas revoluta* (15), não obteve-se indução de brotações quando esta foi cultivada em meio contendo nitrato como única fonte de N. Desta forma fica evidenciada a essencialidade da combinação de ambas as fontes no cultivo *in vitro* (19).

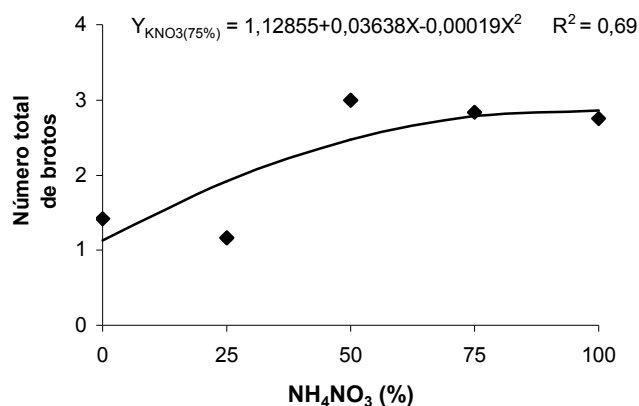


FIGURA 1 – Número total de brotos em segmentos nodais de *Coffea arabica* L. cv. Rubi, inoculados em meio MS com 75% de Nitrato de Potássio em concentrações crescentes de Nitrato de Amônio.

As concentrações de 75 e 100% de KNO₃ promoveram acréscimos significativos no peso da matéria fresca da parte aérea até a concentração de NH₄NO₃ de 54% e 47%, respectivamente (Figura 2). Pode-se deduzir que concentrações superiores a 50% de NH₄NO₃ não são necessárias para esta variável, enquanto concentrações superiores a 75% de KNO₃ da recomendação padrão do meio de cultura, não são eficientes para obtenção de maior peso da matéria fresca da parte aérea de explantes de *Coffea arabica* L.

Quando o N é fornecido somente na forma de sais inorgânicos de amônio, as células *in vitro* apresentam sintomas de toxidez (7). Entretanto, a mesma

concentração de amônio, que é inibitória quando a concentração de nitrato é baixa, permite bom crescimento quando aumenta a sua concentração (3). Houve decréscimo de 40,7% na matéria fresca de *Endive* cv. Pancalieri castello quando submetida à baixa relação de NH₄⁺:NO₃⁻ (17). Melhores resultados para peso de matéria fresca de brotos de batata doce foram obtidos ao serem cultivados com nitrato de amônio quando comparado com outras fontes de N (5).

O peso da matéria seca da parte aérea aumentou linearmente com o incremento das concentrações de Nitrato de Amônio (Figura 3) e Nitrato de Potássio (Figura 4).

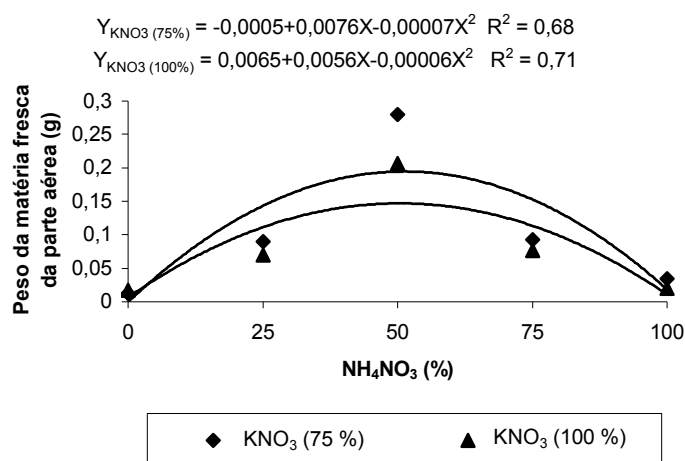


FIGURA 2 – Peso da matéria fresca da parte aérea de segmentos nodais de *Coffea arabica* L. cv. Rubi, inoculado em meio MS com 75 e 100% de Nitrato de Potássio em concentrações crescentes de Nitrato de Amônio.

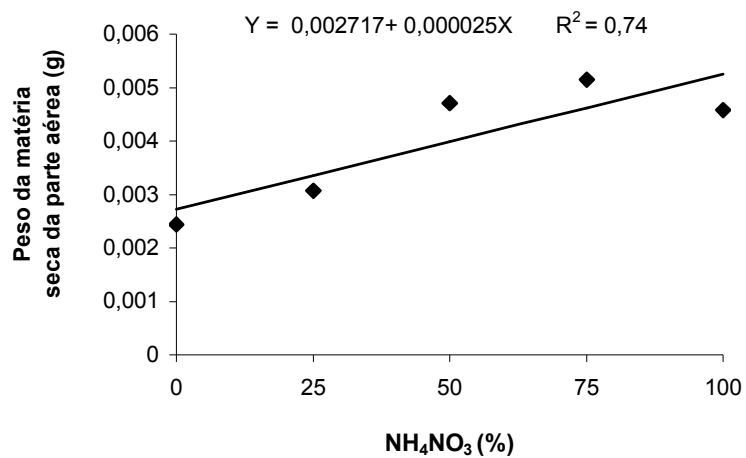


FIGURA 3 – Peso da matéria seca da parte aérea de segmentos nodais de *Coffea arabica* L. cv. Rubi, inoculados em meio MS, em concentrações crescentes de Nitrato de Amônio.

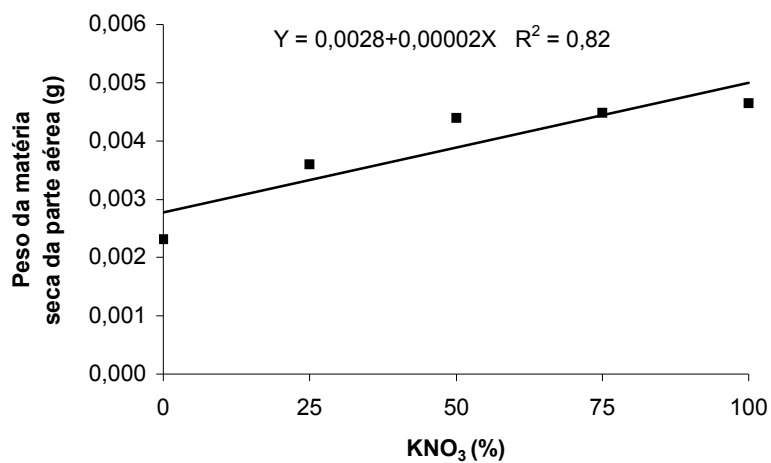


FIGURA 4 – Peso da matéria seca da parte aérea de segmentos nodais de *Coffea arabica* L. cv. Rubi, inoculados em meio MS, em concentrações crescentes de Nitrato de Potássio.

O nitrato, como única fonte de N, sustenta uma satisfatória taxa de crescimento em muitas espécies, sendo, também, a melhor forma de suprimento de N para algumas culturas (4). Embora haja relatos de que quando o N é fornecido somente na forma de sais inorgânicos de amônio, as células *in vitro* apresentam sintomas de toxidez (7, 19), no presente trabalho não foi verificado esse comportamento no peso da matéria seca da parte aérea.

Os resultados confirmam citações (12, 16) de que o N é um dos elementos essenciais e ativos para diversos processos metabólicos da planta. Existe uma relação ótima de nitrato/amônio, a qual promove maior assimilação em N comparada à assimilação do N fornecida por nitrato ou amônio isolados (11).

Deve-se considerar também que a alta concentração de sais do meio MS, comparada a outros meios, especificamente dos níveis de amônio e nitrato, pode ser crítica no processo de morfogênese e crescimento (16), sendo a demanda energética fornecida pelo metabolismo de carboidratos e a assi-

milção destes íons diretamente relacionada ao sucesso da cultura *in vitro* (12, 16).

CONCLUSÕES

Em comparação à proporção original de soluções com nitrogênio, componentes de meios de cultura, fornecidas como KNO_3 e NH_4NO_3 , utilizadas para crescimento de segmentos nodais de *Coffea arabica* cv. Rubi, conclui-se que:

- O maior crescimento de brotos de cafeeiro é obtido com até 75 e até 95% das concentrações originais de KNO_3 e NH_4NO_3 ;

- A parte aérea tem melhor crescimento, quando as concentrações das soluções nitrogenadas estão entre 75 a 100% para KNO_3 e 50 a 100% para NH_4NO_3 , comparadas à solução original.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- ANDRADE, L.M.C.O.; PEREIRA, A.B.; MACIEL, A.L.R.; PASQUAL, M. Influência de reguladores de crescimento na micropropagação 'in vitro' da cultivar Catuaí Vermelho LCH 2077-2-5-44. In: **III INTERNATIONAL SEMINAR ON BIOTECHNOLOGY IN THE COFFEE AGROINDUSTRY**, Londrina-PR, 1999, p. 68.
- ARAUJO, R.N. de; CARVALHO, G.R.; FORNI, R.C.; PASQUAL, M. Influência dos sais minerais e benzilaminopurina sobre a multiplicação 'in vitro' de brotações do cafeeiro cv. Catuaí. In: **VI CICESAL**, Lavras-MG, 1993, p. 1.
- CALDAS, R.A.; CALDAS, L.S. Nitrate, ammonium and kinetin effects on growth and enzyme activities of Paul's Scarlet Rose callus. **Physiologia Plantarum**, v.37, p.111-116, 1976.
- CALDAS, L.S.; HARIDASAN, P.; FERREIRA, M.E. Meios nutritivo. In: TORRES, A.C.; CALDAS, L.S.; BUSO, J.A. (eds.). **Técnicas e aplicações da cultura de tecidos de plantas**. Brasília: ABCTP/EMBRAPA, 1998. p.87-132.
- EL-SHABASI, M.S.S.; EL-BAHR, M.K. Effect of potassium and nitrogen sources in tissue cultures of sweet potato. **Egyptian Journal of Horticulture**, v.26, p.267-279, 1999.
- FERREIRA, D.F. Análises estatísticas por meio do Sisvar para Windows versão 4.0. In: REUNIÃO ANUAL DA REGIÃO BRASILEIRA DA SOCIEDADE INTERNACIONAL DE BIOMETRIA, 45, 2000, São Carlos. Anais. São Carlos, UFSCar, 2000. p.255-258.
- GAMBORG, O.L.; SHYLUK, J. The culture of plant cells with ammonium salts as the sole nitrogen source. **Plant Physiology**, v.45, p.598-600, 1970.
- GEORGE, E.F. Plant propagation and micropropagation. In: GEORGE, E.F. (ed.) **Plant Propagation by Tissue Culture: part 1 The technology**. 2ed. Somerset: England Exegetics, 1993. Cap.2, p. 37-66.
- GEORGE, E.F.; SHERRINGTON, P.D. Plant propagation by tissue culture-Handbook and direction of commercial laboratories. **Exegetics**: Eversley, 1984. 593p.
- GRATTAPAGLIA, D.; MACHADO, M.A. Micropropagação. In: TORRES, A.C.; CALDAS, L.S.; BUSO, J.A. **Cultura de tecidos e transformação genética de plantas**. Brasília: CBAB/EMBRAPA. CNPH, 1998. p.183-260.
- LEWIS, O.A.M.; JAMES, D.M.; HEWITT, E.J. Nitrogen assimilation in Barley (*Hordeum vulgare* L. cv. Mazurka) in response to nitrate and ammonium nutrition. **Annals of Botany**, v.49, p. 39-49, 1982.
- MAGALHÃES, J.R.; WILCOX, G.E. Interação entre formas de nitrogênio e reguladores de crescimento. **Pesquisa Agropecuária Brasileira**, v.22, p. 576-585, 1987.
- MURASHIGE, T.; SKOOG, F. A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures. **Physiologia Plantarum**, v.15, p.473-479, 1962.
- REZENDE, E.; PASQUAL, M.; CARVALHO, G.R.; GUIMARÃES, R.J.; SCARANTE, M.J. Influência do fungicida triadimenol e benzilaminopurina na proliferação de brotos 'in vitro' do cafeeiro cv. Catuaí. In: **22º CONGRESSO BRASILEIRO DE PESQUISAS CAFEEIRAS**, Águas de Lindóia-SP, 1996, p. 40.
- RINALDI, L.M.R. Factors affecting shoot regeneration from zygotic embryo and seedling explants of *Cycas revolute* Thunb. **In Vitro Cellular and Development Biology Plant**, v.35, p.25-28, 1999.
- SAKUTA, M.; KOMAMINE, A. Cell grow and accumulation of secondary. In: CONSTABEL, F.; VASIL, I.K. (eds.), **Cell Culture and Somatic Cell Genetics of Plants: Cell Culture in Phytochemistry**. San Diego: Academic Press, 1987. v.4, cap. 5, p. 97-114.

- 17 SANTAMARIA, P.; ELIA, A.; GONNELLA, M. NH₄:NO₃ ratio changes, withdrawal of N before the harvest and reduction of nitrate leaf content in endive. National Research Council. In: **Proceedings of the 9th International Congress on Soilless Culture**. Bari, Italia. 1997. p.471-435.
- 18 VAN BEUSICHEM, M.L.; KIRKBY, E.A.; BAAS, R. Influence of nitrate and ammonium nutrition and the uptake, assimilation, and distribution of nutrients in *Ricinus communis*. **Plant Physiology** v.86, p.914-921, 1988.
- 19 YATAZAWA, M.; FURUHASHI, K. Nitrogen sources for the growth of rice callus tissue. **Soil Science and Plant Nutrition**, v.14, p.73-79, 1968.

Recebido em 12/12/2001
Aceito em 11/12/2002