









Autores: RENATO MARTINS ALVES, REGINA CÁSSIA FERREIRA RIBEIRO, ADELICA APARECIDA XAVIER, FABIOLA DE JESUS SILVA, MARCELLY THAÍS DE CASTRO, MARIA JOSIANE MARTINS, JOÃO PAULO DE SOUZA SILVA,

Introdução

Pirólise é o termo utilizado para caracterizar a decomposição térmica de materiais contendo carbono, na ausência de oxigênio. Assim, madeira, resíduos agrícolas, ou qualquer outro tipo de material orgânico durante a queima se decompõe, dando origem a três fases: uma sólida, o carvão vegetal; outra gasosa, e finalmente, a líquida, comumente designada de fração pirolenhosa. (CAMPOS, 2007). O Extrato Pirolenhoso (EP) tem composição variável, (80 a 90% - v/v) de água, além de uma mistura complexa de milhares de compostos, contendo muitas substancias orgânicas, como ácido acético, álcoois, acetonas, ésteres, fenóis e alguns derivados de lignina, hidrocarbonetos e compostos nitrogenados (GUILLÉN et al., 1998). Na agricultura, o extrato pirolenhoso tem sido empregado em diversas finalidades, tais como: fertilizante orgânico para as culturas de arroz (TSUZUKI et al., 2000), além de nematicida. Os nematoides fitoparasitas causam consideráveis prejuízos a agricultura mundial, tanto pela redução na produtividade e qualidade dos produtos, quanto pela limitação agrícola dos solos e aumento dos custos de produção (BARCELOS, 1997). A estimativa média de reduções anuais de produção ocasionadas por fitonematoides no mundo é de 14%, o que implica em prejuízo econômico de 100 bilhões de dólares (MITKOWSKI e ABAWI, 2011).

Diante disso o objetivo dos autores com este trabalho foi de determinar *in vitro* o feito do EP na mobilidade e mortalidade de juvenis de segundo estádio (J2) sob diferentes concentrações.

Material e métodos

O experimento foi conduzido no laboratório de Fitopatologia e Microbiologia da Universidade Estadual de Montes Claros – *Campus* Janaúba. Para realização dos ensaios foram utilizados ovos de *Meloidogyne javanica*, obtidos de raízes de tomateiros do grupo Santa Cruz cv. Kada, mantidos em casa de vegetação em solo previamente autoclavado três vezes a 120 °C por 30 minutos.

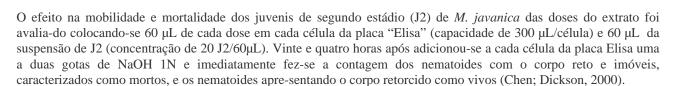
O EP foi filtrado em papel Whatman nº 1 e acrescentou-se água de modo a obter as diluições de 4, 8, 16 e 32%. Para a extração dos ovos, as raízes foram lavadas e pi-cadas em pedaços de aproximadamente 1 cm e em seguida transferidas para o liquidificador com solução de hipoclo-rito de sódio 0,5%. Foram trituradas por 20 segundos na menor velocidade. A suspensão obtida foi vertida na peneira de 0,85 mm (20 mesh) sobre a de 0,25 mm (60 mesh) mm e de 0,025 mm (500 mesh). Os ovos retidos na peneira de 0,025 mm foram coletados em becker (Hussey; Barker, 1973 modificada por BONETI; FERRAZ 1981) constituindo-se no inóculo para os testes *in vitro*. Em seguida foram quantificados em câmaras de Peters e a suspensão calibrada para 1000 ovos/ mL para os experimentos *in vitro*. Os (J2) foram obtidos a partir de câmara de eclosão feita em funil de Baermann. Os (J2) obtidos após 24 h foram descartados e coletados aqueles produzidos após 48 hs. A suspensão de J2 foi calibrada em câmara de Peters para 334 J2/mL.











O experimento foi conduzido em delineamento inteiramente ao acaso com 4 concentrações e 6 repetições. As análises estatísticas foram realizados pelo software Sisvar versão 5.6 (FERREIRA, 2000). Sendo realizado o teste F para significância e o teste Tukey para comparação das médias dos diferentes tratamentos.

Resultados e discussão

A equação linear foi a que melhor explicou o comportamento dos dados, atingindo 92 e 99% de certeza para inibição da mobilidade e mortalidade de (J2) respectivamente. Com aumento das concentrações do extrato pirolenhoso ocorreu aumento no número de J2 mortos e no número de J2 imóveis de *M. javanica*. A mortalidade de J2 do nematoide variou de 1,33 a 6,17% com as concentrações de 2 e 16%, respectivamente. O extrato pirolenhoso foi testado para o controle de *M. javanica* em cana-de-açúcar e os resultados foram promissores (CORBANI, 2008).

Conclusão

Com aumento das concentrações do extrato pirolenhoso há um aumento no número de J2 de *M. javanica* mortos e imóveis.

Agradecimentos

A Fundação de Amparo à Pesquisa do Estado de Minas Gerais (FAPEMIG) pela concessão da bolsa de Iniciação Científica (PIBIC) e Incentivo à Pesquisa e ao Desenvolvimento Tec-nológico (BIPDT), e ao café Janaúba por disponibilizar os extratos para serem testados.

Referências bibliográficas

BARCELOS, F. F. Isolamento e avaliação da atividade nematicida de constituintes de Mucuna aterrima. Dissertação de Mestrado. Viçosa: UFV, p.93, 1997.

BONETI JIS; FERRAZ S. 1981. Modificação do método de Hussey & Barker para extração de ovos de *Meloidogyne exigua* em raízes de cafeeiro. *Fitopatologia Brasileira* 6: 553.

CHEN SY; DICKSON, DW. 2000. A technique for determining live second-stage juveniles of Heterodera glycines. Journal of Nematology 32: 117-121.

CAMPOS, Ângela Diniz. Técnicas para Produção de Extrato Pirolenhoso para Uso Agricola. 2007. Disponível em: . Acesso em: 07 out. 2017.











DORAN, W.L. Acetic acid and pyroligneous acid in comparison with formaldehyde as soil desinfectants. Journal of Agriculture Research, Washington, v.44, n.7, p.571-578, 1022

FERREIRA, D. F. SISVAR: um programa para análises e ensino de estatística. Revista Symposium, Lavras, v. 6, p. 36-41, 2008.

. 2008. 55 f. Tese (Doutorado) - Curso de Agronomia, Universidade Estadual Paulista Julio de Mesquita Filho", Jaboticabal, 2008.

GUILLÉN, M. D.; IBARGOITIAM M. L. New components with potential antioxidant and organoleptic properties, detected for the first time liquid smoke flavoring preparations. Journal of Agricultural and Food Chemistry, Davis, v. 46, n. 4, p.1276-1285, 1998.

MITKOWSKI, N. A.; ABAWI, G. S. Root-knot nematodes. The Plant Health Instructor, 2011.

TSUZUKI, E.; MORIMITSU, T.; MATSUI, T. Effect of chemical compounds in pyroligneous acid on root growthin rice plant. Japan Journal Crop Science, Tokyo, v.66, n.4, p.15-16, 2000.

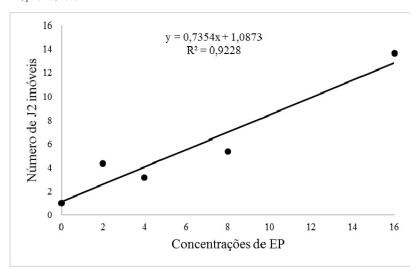


Figura 1 – Número de juvenis de segundo estádio de *Meloidogyne javanica* imóveis em função de diferentes concentrações de solução de ácido pirolenhoso

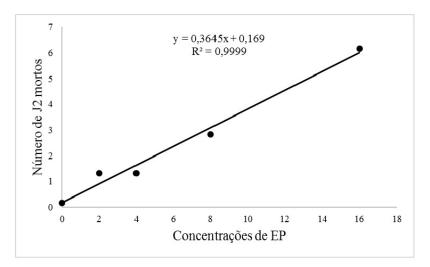


Figura 2 -Número de juvenis de segundo estádio de *Meloidogyne javanica* mortos em função de diferentes concentrações de solução de ácido pirolenhoso.