

银胶菊叶和花提取物对南方根结线虫的毒杀活性比较

苏秀荣^a, 谢 宁^b, 张纪龙^a, 王金信^{b,①}

(山东农业大学: a. 化学与材料科学学院, b. 植物保护学院, 山东 泰安 271018)

摘要:为进一步明确银胶菊(*Parthenium hysterophorus* L.)的杀线虫活性,对银胶菊叶和花的不同溶剂提取物、甲醇提取物的不同萃取物以及甲醇提取物碱水层的不同极性组分对南方根结线虫(*Meloidogyne incognita* Chitwood)的杀虫活性进行了检测,并对不同提取物、萃取物和萃取组分进行了生物碱的定性分析。结果表明:银胶菊叶和花的蒸馏水、甲醇、乙酸乙酯和石油醚提取物的得率分别为24.5%和20.3%、19.6%和10.9%、6.8%和7.7%、2.0%和2.7%,其中,叶和花的蒸馏水和甲醇提取物的杀线虫活性均较强,而石油醚提取物的杀线虫活性最弱。用质量体积分数1.0%和0.5%的叶和花蒸馏水提取物分别处理24和48 h后试虫的校正死亡率均达到100.00%;用质量体积分数1.0%和0.5%的叶和花甲醇提取物处理48 h,试虫的校正死亡率均大于90%。叶和花甲醇提取物的碱水层、三氯甲烷I层和II层萃取物均具有一定的杀线虫活性,其中,用质量体积分数1.0%的花和叶碱水层萃取物以及花的三氯甲烷I层萃取物分别处理48 h,试虫的校正死亡率均为100.00%,而三氯甲烷II层萃取物的杀线虫活性最弱。银胶菊叶和花甲醇提取物碱水层的11个不同极性组分(A1~A11)也表现出不同程度的杀线虫活性,其中,用质量体积分数0.2%和0.1%花的A2[溶剂为V(三氯甲烷):V(甲醇)=10:1]和A7[溶剂为V(三氯甲烷):V(甲醇)=1:1]组分以及叶的A2和A6[溶剂为V(三氯甲烷):V(甲醇)=2:1]组分处理48 h后,试虫的校正死亡率均达100.00%,显著高于其他组分。定性实验结果表明:银胶菊叶和花中具有杀线虫活性的提取物、萃取物和萃取组分中均含有生物碱。研究结果说明:银胶菊花的杀线虫活性高于叶片,其毒杀活性不仅与提取部位及溶剂的种类和极性有关,还与提取物浓度及作用时间等因素有关。

关键词: 银胶菊; 提取物; 南方根结线虫; 校正死亡率; 生物碱

中图分类号: Q949.96; S482.5⁺¹ **文献标志码:** A **文章编号:** 1674-7895(2012)01-0077-06

Comparison of nematicidal activity of extracts from leaf and flower of *Parthenium hysterophorus* against *Meloidogyne incognita* SU Xiu-rong^a, XIE Ning^b, ZHANG Ji-long^a, WANG Jin-xin^{b,①} (Shandong Agricultural University: a. College of Chemistry and Material Science, b. College of Plant Protection, Tai'an 271018, China), *J. Plant Resour. & Environ.* 2012, 21(1): 77–82

Abstract: In order to definite the nematicidal activity of *Parthenium hysterophorus* L., the nematicidal activity of different solvent extracts, different partitioned extracts from methanol extracts and different partitioned constituents from alkaline water layer of methanol extracts from leaf and flower of *P. hysterophorus* against *Meloidogyne incognita* Chitwood were detected. And also, alkaloids in different extracts, partitioned extracts and partitioned constituents were analyzed qualitatively. The results show that yield rates of distilled water, methanol, ethyl acetate and petroleum ether extracts from leaf and flower are 24.5% and 20.3%, 19.6% and 10.9%, 6.8% and 7.7%, 2.0% and 2.7%, respectively, in which, nematicidal activity of distilled water and methanol extracts from leaf and flower against *M. incognita* all are stronger, but that of petroleum ether extracts are the weakest. The adjusted mortality of *M. incognita* respectively treated for 24 and 48 h with 1.0% and 0.5% (mass-volume ratio) distilled water extracts from leaf and flower all are 100.00%, and that treated for 48 h with 1.0% and 0.5% (mass-volume ratio) methanol extracts from leaf and flower all are above 90%. The partitioned extracts of alkaline water layer, chloroform layers I and II of methanol extracts from leaf and flower have

收稿日期: 2011-04-22

基金项目: 山东农业大学青年科技创新基金项目(23620); 山东农业大学博士点基金项目(76235)

作者简介: 苏秀荣(1965—),女,山东泰安人,博士,副教授,主要从事天然产物分离分析与应用等方面的研究。

①通信作者 E-mail: wangjx@sda.edu.cn

a certain degree of nematicidal activity. In which, the adjusted mortality of *M. incognita* respectively treated for 48 h with 1.0% (mass-volume ratio) partitioned extracts of alkaline water layer of flower and leaf and of chloroform layer I of flower all are 100.00%, but the nematicidal activity of partitioned extracts of chloroform layer II is the weakest. Eleven constituents (A1–A11) with different polarities separated from the alkaline water layer of methanol extracts from leaf and flower of *P. hysterophorus* appear the nematicidal activity with different degrees. In which, the adjusted mortality of *M. incognita* respectively treated for 48 h with 0.2% and 0.1% (mass-volume ratio) constituents of A2 [solvent V(chloroform):V(methanol)=10:1] and A7 [solvent V(chloroform):V(methanol)=1:1] of flower, and that of A2 and A6 [solvent V(chloroform):V(methanol)=2:1] of leaf all are 100.00%, which are significantly higher than that of other constituents. The qualitative test results show that extracts, partitioned extracts and partitioned constituents of leaf and flower of *P. hysterophorus* which have the nematicidal activity all contain alkaloids. It is suggested that nematicidal activity of flower of *P. hysterophorus* is higher than that of its leaf. And its nematicidal activity relates not only to plant parts and kind and polarity of solvents, but also to concentration and treatment time of extracts.

Key words: *Parthenium hysterophorus* L.; extracts; *Meloidogyne incognita* Chitwood; adjusted mortality; alkaloids

根结线虫病主要危害黄瓜(*Cucumis sativus* L.)、番茄(*Lycopersicon esculentum* Mill.)和茄子(*Solanum melongena* L.)等常见蔬菜^[1],是蔬菜生产过程中的主要障碍之一^[2]。目前,化学防治仍是植物寄生线虫病害的最主要防治措施,但是这类杀线虫剂的毒性较高,使用成本也高,环境相容性较差^[3]。近年来,利用植物天然活性物质防治植物害虫的研究报道越来越多^[4-6]。

银胶菊(*Parthenium hysterophorus* L.)原产于美国德克萨斯州及墨西哥北部,现广泛分布于全球热带地区。其花有毒,花粉可造成人和家畜(牛)发生过敏性皮炎;该种的繁殖力强且具有较强的化感潜力,可抑制邻近杂草和作物的生长^[7-9];银胶菊叶的乙醚提取物可导致埃及伊蚊(*Aedes aegypti* L.)产卵能力降低及卵死亡^[10];其鲜叶及种子的蒸馏水提取物可抑制南方根结线虫(*Meloidogyne incognita* Chitwood)卵的孵化并具有杀线虫活性^[11-12]。而有关银胶菊提取物对根结线虫的毒性与控制的研究报道相对较少。

鉴于此,作者采用不同溶剂对银胶菊叶和花的干粉进行了提取及萃取,并比较了它们对南方根结线虫的杀虫活性,以期为进一步合理利用银胶菊以及寻找新型植物源杀线虫剂提供一定的实验基础。

1 材料和方法

1.1 材料

供试的银胶菊叶和花均采自山东临沂莒南,为野生植株;于盛花期采集全株后分别收集叶和花,阴干、

粉碎后备用。供试南方根结线虫采自山东农业大学温室内种植的接种有南方根结线虫的番茄苗^[13];从番茄根结表面挑取新鲜卵囊,将卵粒放于自制孵化器中,置于25℃恒温培养箱内进行孵化,每隔24 h 收集2龄幼虫^[14]供试。

所用仪器包括MP502B型电子天平(上海精天电子仪器有限公司)、美国Corning-Costar 24孔细胞培养板(上海艾研生物科技有限公司)、250 mL索氏提取器(北京朋利驰科技有限公司)、LRH-150-G型恒温培养箱(广东省医疗器械厂)、RE52-4型旋转蒸发仪(上海沪西分析仪器厂)和SZ6045型双目镜(日本奥林巴斯光学工业株式会社);主要溶剂有蒸馏水、甲醇(AR)、乙酸乙酯(AR)、石油醚(AR)和三氯甲烷(AR),由天津凯通化学试剂有限公司生产。

1.2 方法

1.2.1 不同溶剂提取物的制备 取银胶菊叶和花的干燥粉末各5 g,分别加入150 mL蒸馏水、甲醇、乙酸乙酯和石油醚,用索氏提取器浸提5 h后抽滤,浸提液经旋转蒸发仪减压蒸馏浓缩至10 mL,将浓缩的浸提液置于55℃恒温干燥箱中,待溶剂挥发后,得到对应溶剂的提取物浸膏。用蒸馏水将各提取物浸膏配制质量体积分数10%的待测溶液母液,其中,配制乙酸乙酯和石油醚提取物溶液时需加入1滴500号表面活性剂(十二烷基磺酸钙)助溶。

1.2.2 甲醇提取物的萃取分离 取银胶菊叶和花的干燥粉末各1 000 g,分别加入3倍体积的甲醇,置于55℃水浴中浸提5 h后,按上述方法获得提取物浸膏;然后用300 mL HCl(pH 2)溶解浸膏,抽滤除去残

渣;滤液用石油醚萃取3次,每次100 mL。弃石油醚层,酸水层合并后用100 mL三氯甲烷萃取,共萃取3次;合并三氯甲烷层萃取液,蒸馏回收三氯甲烷,干燥后获得三氯甲烷I层萃取物。酸水层用氨水调节酸碱度(pH 9~pH 10),然后再用三氯甲烷萃取3次,每次100 mL,合并三氯甲烷层,蒸馏回收三氯甲烷,干燥后获得三氯甲烷II层萃取物。碱水层经减压蒸馏浓缩干燥后获得固体物。分别用蒸馏水配制成质量体积分数5%的待测母液,用于杀虫活性测定。

使用极性不同的溶剂,按照极性从小到大依次对上述碱水层固体物进行萃取分离,溶剂分别为:三氯甲烷、 $V(\text{三氯甲烷}):V(\text{甲醇})=10:1$ 、 $V(\text{三氯甲烷}):V(\text{甲醇})=8:1$ 、 $V(\text{三氯甲烷}):V(\text{甲醇})=5:1$ 、 $V(\text{三氯甲烷}):V(\text{甲醇})=4:1$ 、 $V(\text{三氯甲烷}):V(\text{甲醇})=2:1$ 、 $V(\text{三氯甲烷}):V(\text{甲醇})=1:1$ 、 $V(\text{三氯甲烷}):V(\text{甲醇})=1:2$ 、 $V(\text{三氯甲烷}):V(\text{甲醇})=1:4$ 、甲醇、 $V(\text{甲醇}):V(\text{水})=1:1$ 。各溶剂均萃取3次,每次200 mL,合并相同溶剂的萃取物,共收集到11个萃取组分,即A1~A11,用于杀虫活性测定。

1.2.3 生物碱的定性检测

参照文献[15]的2种方法分别对不同溶剂提取物、萃取物及萃取组分进行生物碱定性检测,使用的检测剂分别是碘化铋钾试剂(在酸性溶液中与生物碱反应生成棕红色沉淀)和硅钨酸试剂(在酸性溶液中与生物碱反应生成灰白色沉淀)。

1.2.4 杀虫活性测定方法

采用药液浸泡法^[14]测定待测溶液对南方根结线虫的杀虫活性。将0.5 mL线虫悬浮液注入细胞培养板的样品孔内,根据不同待测液的质量体积分数加入一定体积的待测溶液母液,用蒸馏水补足至总体积1 mL,混合均匀后置于25 ℃培养箱中培养。其中,不同溶剂提取物的质量体积分数为1.0%、0.5%和0.2%,甲醇提取物的碱水层、三氯甲烷I层和II层萃取物的质量体积分数为1.0%,组分A1~A11的质量体积分数为0.2%和0.1%;以蒸馏水作为蒸馏水和甲醇提取物或萃取物的空白,以含有1滴500号表面活性剂并稀释相同倍数的蒸馏水作为乙酸乙酯和石油醚提取物的空白。每处理4次重复,每个重复约30条试虫。分别于处理后24和48 h检查各待测液中线虫的死亡与存活情况,并分别计算线虫的死亡率和校正死亡率。

1.3 数据处理

按照公式“得率=(提取物浸膏质量/粉末样品质

量)×100%”计算提取物得率。线虫死亡率和校正死亡率的计算公式分别为:死亡率=(死亡虫数/供试虫数)×100%;校正死亡率=[(处理组死亡率-空白组死亡率)/(1-空白组死亡率)]×100%。

采用南京农业大学王绍华编制的STST统计软件对实验数据进行差异显著性分析。

2 结果和分析

2.1 不同组分的提取率及生物碱定性检测

采用蒸馏水、甲醇、乙酸乙酯及石油醚为溶剂,对银胶菊叶和花的干粉进行提取,不同溶剂提取物的得率差异明显。叶和花蒸馏水提取物的得率最高,分别为24.5%和20.3%;叶和花甲醇提取物的得率次之,分别为19.6%和10.9%;叶和花乙酸乙酯提取物的得率分别为6.8%和7.7%;叶和花石油醚提取物的得率最低,分别为2.0%和2.7%。尽管叶和花的蒸馏水和甲醇提取物的得率较高,但蒸馏水提取物中杂质较多,难以提纯,因而选取银胶菊叶和花的甲醇提取物进行进一步的活性组分萃取与分离。

生物碱定性检测结果表明:银胶菊叶和花的甲醇和水提取物,叶和花甲醇提取物的碱水层、三氯甲烷I和II层萃取物,以及叶和花甲醇提取物碱水层的不同极性组分A1~A11中均含有大量的生物碱。

2.2 不同组分的杀线虫活性分析

2.2.1 不同溶剂提取物的杀虫活性比较

用银胶菊叶和花的4种溶剂提取物处理24和48 h后南方根结线虫的校正死亡率分别见表1和表2。总体来看,在质量体积分数相同的条件下,银胶菊叶和花的蒸馏水提取物对南方根结线虫的杀虫活性最强,甲醇提取物次之,乙酸乙酯提取物较弱,石油醚提取物最弱;不同溶剂提取物对南方根结线虫的毒杀活性随其质量体积分数的降低而减弱,即质量体积分数越低,对试虫的毒杀活性越弱,试虫的校正死亡率越低。

用质量体积分数1.0%、0.5%和0.2%的银胶菊叶蒸馏水提取物处理48 h,南方根结线虫的校正死亡率都达到95%以上;用质量体积分数1.0%和0.5%的银胶菊叶甲醇提取物进行处理,南方根结线虫的48 h校正死亡率也达到95%以上。用质量体积分数1.0%和0.5%的银胶菊花蒸馏水提取物进行处理,南方根结线虫的24和48 h校正死亡率都达到了100.00%;而用质量体积分数1.0%和0.5%的银胶

表1 用银胶菊叶不同溶剂提取物处理24和48 h后南方根结线虫死亡率比较($\bar{X} \pm SD$)¹⁾

Table 1 Comparison of mortality of *Meloidogyne incognita* Chitwood treated by different solvent extracts from leaf of *Parthenium hysterophorus* L. for 24 and 48 h ($\bar{X} \pm SD$)¹⁾

处理液 ²⁾ Treatment solution ²⁾	质量体积 分数/% Mass-volume ratio	不同处理时间试虫的校正死亡率/% Adjusted mortality of test-insect at different treatment times	
		24 h	48 h
1	1.0	100.00±0.00a	100.00±0.00a
2	1.0	91.66±3.25b	97.22±5.43a
3	1.0	72.22±3.42c	84.51±3.51b
4	1.0	45.58±3.29d	41.78±3.45c
1	0.5	100.00±0.00a	100.00±0.00a
2	0.5	89.02±2.69b	96.57±5.27a
3	0.5	64.56±4.35c	73.43±3.10b
4	0.5	35.86±5.02d	28.32±6.86c
1	0.2	85.12±4.34a	95.67±5.24a
2	0.2	70.64±4.25b	51.63±5.84c
3	0.2	56.47±4.83c	62.02±2.35b
4	0.2	33.12±2.71d	20.96±2.31d

¹⁾同列中不同的小写字母表示差异显著($P = 0.05$)。The different small letters in the same column indicate the significant difference ($P = 0.05$)。

²⁾1: 蒸馏水提取物 Distilled water extracts; 2: 甲醇提取物 Methanol extracts; 3: 乙酸乙酯提取物 Ethyl acetate extracts; 4: 石油醚提取物 Petroleum ether extracts.

表2 用银胶菊花不同溶剂提取物处理24和48 h后南方根结线虫死亡率比较($\bar{X} \pm SD$)¹⁾

Table 2 Comparison of mortality of *Meloidogyne incognita* Chitwood treated by different solvent extracts from flower of *Parthenium hysterophorus* L. for 24 and 48 h ($\bar{X} \pm SD$)¹⁾

处理液 ²⁾ Treatment solution ²⁾	质量体积 分数/% Mass-volume ratio	不同处理时间试虫的校正死亡率/% Adjusted mortality of test-insect at different treatment times	
		24 h	48 h
1	1.0	100.00±0.00a	100.00±0.00a
2	1.0	92.35±3.98b	98.27±5.12a
3	1.0	80.09±5.38c	86.32±4.23b
4	1.0	16.84±3.62d	8.19±3.27c
1	0.5	100.00±0.00a	100.00±0.00a
2	0.5	76.58±4.87b	90.25±3.26b
3	0.5	60.41±4.25c	72.24±3.19c
4	0.5	5.36±3.61d	3.25±2.47d
1	0.2	51.24±5.73b	68.23±4.76a
2	0.2	70.36±5.38a	62.15±6.25a
3	0.2	54.83±6.38b	49.39±7.11b
4	0.2	2.44±1.90c	2.10±2.43c

¹⁾同列中不同的小写字母表示差异显著($P = 0.05$)。The different small letters in the same column indicate the significant difference ($P = 0.05$)。

²⁾1: 蒸馏水提取物 Distilled water extracts; 2: 甲醇提取物 Methanol extracts; 3: 乙酸乙酯提取物 Ethyl acetate extracts; 4: 石油醚提取物 Petroleum ether extracts.

菊花甲醇提取物进行处理,南方根结线虫的48 h校正死亡率也较高,均超过90%。差异显著性分析结果表明:银胶菊叶和花的4种溶剂提取物对南方根结线虫的杀虫活性基本都存在显著差异。

2.2.2 甲醇提取物中不同萃取物的杀虫活性比较将银胶菊叶和花甲醇提取物的碱水层、三氯甲烷I层和II层萃取物配制成质量体积分数1.0%的处理液,对南方根结线虫的毒杀活性差异明显,24和48 h的校正死亡率见表3。表3结果显示:银胶菊叶和花甲醇提取物的碱水层萃取物以及花甲醇提取物的三氯甲烷I层萃取物对南方根结线虫的毒杀活性均最强,24和48 h的校正死亡率均为100.00%,显著高于其他萃取物($P < 0.05$);而其叶甲醇提取物的三氯甲烷I层和花甲醇提取物的三氯甲烷II层萃取物也均具有一定的杀线虫活性,处理24和48 h后南方根结线虫的校正死亡率均在50%以上;相对而言,银胶菊叶甲醇提取物的三氯甲烷II层萃取物对南方根结线虫的毒杀活性最弱,处理24和48 h后南方根结线虫的校正死亡率均在50%以下,显著低于其他萃取物($P < 0.05$)。

表3 用银胶菊花和叶甲醇提取物的不同萃取物处理24和48 h后南方根结线虫死亡率比较($\bar{X} \pm SD$)¹⁾

Table 3 Comparison of mortality of *Meloidogyne incognita* Chitwood treated by different partitioned extracts from methanol extracts of flower and leaf of *Parthenium hysterophorus* L. for 24 and 48 h ($\bar{X} \pm SD$)¹⁾

萃取物 ²⁾ Partitioned extracts ²⁾	不同处理时间试虫的校正死亡率/% Adjusted mortality of test-insect at different treatment times	
	24 h	48 h
花甲醇提取物 Methanol extracts from flower		
碱水层 Alkaline water layer	100.00±0.00a	100.00±0.00a
三氯甲烷I层 Chloroform layer I	100.00±0.00a	100.00±0.00a
三氯甲烷II层 Chloroform layer II	76.97±3.43b	77.47±4.58b
叶甲醇提取物 Methanol extracts from leaf		
碱水层 Alkaline water layer	100.00±0.00a	100.00±0.00a
三氯甲烷I层 Chloroform layer I	51.18±4.81b	68.07±3.96b
三氯甲烷II层 Chloroform layer II	44.50±3.92c	47.02±1.94c

¹⁾同列中不同的小写字母表示差异显著($P = 0.05$)。The different small letters in the same column indicate the significant difference ($P = 0.05$)。

²⁾萃取物的质量体积分数为1.0% Mass-volume ratio of partitioned extracts is 1.0%.

2.2.3 甲醇提取物碱水层中不同极性组分的杀虫活性比较用银胶菊叶和花甲醇提取物碱水层的不同极性组分(A1~A11)处理48 h后,南方根结线虫的

校正死亡率见表4。由表4可见:在花甲醇提取物碱水层的11个组分中,用质量体积分数0.2%和0.1%的A2[溶剂为V(三氯甲烷):V(甲醇)=10:1]和A7[溶剂为V(三氯甲烷):V(甲醇)=1:1]处理48 h后南方根结线虫的校正死亡率都达100.00%,显著高于其他组分;在叶甲醇提取物碱水层的11个组分中,

用质量体积分数0.2%和0.1%的A2和A6[V(三氯甲烷):V(甲醇)=2:1]处理48 h后南方根结线虫的校正死亡率都达100.00%,也显著高于其他组分;而其他组分对南方根结线虫的毒杀活性均明显低于上述4个组分。

表4 用银胶菊花和叶甲醇提取物碱水层的不同萃取组分处理48 h后南方根结线虫死亡率比较($\bar{X} \pm SD$)

Table 4 Comparison of mortality of *Meloidogyne incognita* Chitwood treated by different partitioned constituents from alkaline water layer of methanol extracts from flower and leaf of *Parthenium hysterophorus* L. for 48 h ($\bar{X} \pm SD$)

花的萃取组分 ¹⁾ Partitioned constituent from flower ¹⁾	不同处理组试虫的校正死亡率/% ²⁾ Adjusted mortality of test-insect in different treatment groups ²⁾		叶的萃取组分 ¹⁾ Partitioned constituent from leaf ¹⁾	不同处理组试虫的校正死亡率/% ²⁾ Adjusted mortality of test-insect in different treatment groups ²⁾		
	G1	G2		G1	G2	
A1	60.62±3.51c	47.31±3.12b	A1	4.67±0.60f	3.88±0.36f	
A2	100.00±0.00a	100.00±0.00a	A2	100.00±0.00a	100.00±0.00a	
A3	48.80±9.78d	34.80±4.45c	A3	59.84±5.06b	30.85±4.94c	
A4	50.32±3.83d	30.63±6.81c	A4	63.27±0.86b	42.29±1.52b	
A5	58.70±1.96f	44.75±2.53d	A5	15.12±3.96de	7.91±2.52ef	
A6	70.43±6.58b	49.91±7.64b	A6	100.00±0.00a	100.00±0.00a	
A7	100.00±0.00a	100.00±0.00a	A7	12.96±1.44e	7.78±1.01ef	
A8	8.70±1.16f	4.55±0.95d	A8	20.03±2.28cd	11.55±1.57e	
A9	51.44±6.01d	27.37±8.86c	A9	16.64±4.44de	4.93±0.86f	
A10	38.11±6.27e	25.29±5.87c	A10	23.68±2.68c	5.61±1.56ef	
A11	9.54±2.84f	5.96±2.42d	A11	19.01±1.83cd	18.67±1.65d	

¹⁾组分A1~A11的萃取剂依次为三氯甲烷、V(三氯甲烷):V(甲醇)=10:1、V(三氯甲烷):V(甲醇)=8:1、V(三氯甲烷):V(甲醇)=5:1、V(三氯甲烷):V(甲醇)=4:1、V(三氯甲烷):V(甲醇)=2:1、V(三氯甲烷):V(甲醇)=1:1、V(三氯甲烷):V(甲醇)=1:2、V(三氯甲烷):V(甲醇)=1:4、甲醇、V(甲醇):V(水)=1:1 Partitioned solvents of A1~A11 constituents are in order of chloroform, V(chloroform):V(methanol)=10:1, V(chloroform):V(methanol)=8:1, V(chloroform):V(methanol)=5:1, V(chloroform):V(methanol)=4:1, V(chloroform):V(methanol)=2:1, V(chloroform):V(methanol)=1:1, V(chloroform):V(methanol)=1:2, V(chloroform):V(methanol)=1:4, methanol, V(methanol):V(water)=1:1.

²⁾同列中不同的小写字母表示差异显著($P=0.05$) The different small letters in the same column indicate the significant difference ($P=0.05$). G1: 各萃取组分的质量体积分数为0.2% Mass-volume ratio of partitioned constituents is 0.2%; G2: 各萃取组分的质量体积分数为0.1% Mass-volume ratio of partitioned constituents is 0.1%.

3 讨论和结论

实验结果证实:银胶菊是含有杀线虫活性物质的植物,与一些具有杀线虫活性的植物种类^[16]类似,银胶菊不同部位提取物对南方根结线虫的毒杀活性有一定差异。用质量体积分数1.0%和0.5%的银胶菊叶和花蒸馏水提取物处理48 h后试虫的校正死亡率均达100.00%;但质量体积分数0.2%的叶蒸馏水提取物对南方根结线虫的毒杀活性则高于其花的蒸馏水提取物,这与Hasan等^[17]的研究结果相似。同种植物不同溶剂提取物的杀线虫活性差异较大^[18~19],而银胶菊叶和花的蒸馏水或甲醇提取物的杀虫活性较强,这与Sharma等^[11]和Khurma等^[12]的研究结果一致,说明银胶菊叶或花中含有的杀虫活性物质可能含

有极性较大的官能团。用银胶菊叶和花的石油醚和乙酸乙酯提取物进行处理,南方根结线虫表现出明显的复活现象;用质量体积分数0.2%的石油醚和乙酸乙酯提取物进行处理,48 h后试虫的校正死亡率比24 h低,说明这些提取物可能对南方根结线虫有麻痹作用,在数小时甚至数十小时之后因提取物的麻痹作用失效,试虫得以复活^[14];也可能是其中的部分活性成分不稳定,转变成其他非活性物质,导致部分试虫复活。

具有杀线虫活性的植物次生代谢产物种类较多,生物碱是其中的重要成分之一^[20]。银胶菊叶和花的甲醇提取物的不同溶剂萃取物中,碱水层萃取物的提取量较大而且杀线虫活性强,与其中所含的生物碱成分有关,值得进行进一步分离与开发利用研究。在银胶菊叶和花的甲醇提取物的不同溶剂萃取物中,用质

量体积分数 1.0% 的花和叶碱水层萃取物以及花的三氯甲烷 I 层萃取物分别处理 48 h, 试虫的校正死亡率为 100.00%, 但用叶的三氯甲烷 I 层萃取物处理 48 h, 试虫的校正死亡率仅为 68.07%。与叶相比, 银胶菊花甲醇提取物的三氯甲烷层萃取物有较强的杀虫活性, 说明银胶菊花中的杀线虫活性成分更多或含量更高。其叶和花甲醇提取物碱水层的不同极性组分对南方根结线虫的杀虫活性不同, 其中, 以 $V(\text{三氯甲烷}) : V(\text{甲醇}) = 10:1$ 和 $V(\text{三氯甲烷}) : V(\text{甲醇}) = 1:1$ 为溶剂提取的花甲醇提取物碱水层组分、以及用 $V(\text{三氯甲烷}) : V(\text{甲醇}) = 10:1$ 和 $V(\text{三氯甲烷}) : V(\text{甲醇}) = 2:1$ 为溶剂提取的叶甲醇提取物碱水层组分均具有较强的杀虫活性, 说明银胶菊的杀线虫活性可能是数种活性成分单独或共同作用的结果。Datta 等^[21]的研究结果表明: 银胶菊中的倍半萜内酯类衍生物具有一定的杀线虫活性。而本实验提取的具有杀线虫活性的提取物及组分中除生物碱外是否还含有倍半萜内酯类衍生物则有待进一步分离研究。

银胶菊对南方根结线虫的毒杀活性不仅与提取部位及溶剂的种类和极性有关, 提取物浓度及作用时间等因素也对其杀线虫活性有不同程度的影响。根据研究结果, 建议选择极性较大的甲醇或蒸馏水对银胶菊的叶和花进行浸提, 并且有必要采取进一步的萃取分离方法对其中的杀虫活性成分进行分离纯化, 以寻找有效的杀线虫生物源农药。

参考文献:

- [1] 赵 鸿, 彭德良, 朱建兰. 根结线虫的研究现状[J]. 植物保护, 2003, 29(6): 6–9.
- [2] 张 博, 王会利, 慕立立. 蔬菜根结线虫的发生与防治[J]. 农药, 2002, 43(9): 4–5.
- [3] ZASADA I A, TENUTA M. Chemical-mediated toxicity of N-Viro Soil to *Heterodera glycines* and *Meloidogyne incognita*[J]. Journal of Nematology, 2004, 36(3): 297–302.
- [4] 杨秀娟, 何玉仙, 卢学松, 等. 若干植物粗提物对根结线虫幼虫的杀线虫活性测定[J]. 福建农业学报, 2005, 20(1): 19–22.
- [5] 李 美, 高兴祥, 高宗军, 等. 苍耳等 48 种植物提取物的杀虫活性[J]. 植物资源与环境学报, 2008, 17(1): 33–37.
- [6] 孙姿姿, 呼天明, 王俊珍, 等. 菊苣叶片不同溶剂提取物对粘虫的生物活性[J]. 植物资源与环境学报, 2010, 19(4): 31–36.
- [7] TEFERA T. Allelopathic effects of *Parthenium hysterophorus* extracts on seed germination and seedling growth of *Eragrostis tef*[J]. Journal of Agronomy and Crop Science, 2002, 188(5): 306–310.
- [8] PANDEY D K, KAURAW L P, BHAN V M. Inhibitory effect of parthenium (*Parthenium hysterophorus* L.) residue on growth of water hyacinth (*Eichhornia crassipes* Mart Solms) II. Relative effect of flower, leaf, stem, and root residue [J]. Journal of Chemical Ecology, 1993, 19(11): 2663–2670.
- [9] 陈业兵, 王金信, 彭学岗, 等. 银胶菊叶对苘麻和稗的化感作用[J]. 植物保护学报, 2009, 36(1): 77–81.
- [10] KUMAR S, SINGH A P, NAIR G, et al. Impact of *Parthenium hysterophorus* leaf extracts on the fecundity, fertility and behavioural response of *Aedes aegypti* L. [J]. Parasitology Research, 2011, 108(4): 853–859.
- [11] SHARMA N, TRIVEDI P C. Screening of leaf extracts of some plants for their nematicidal and fungicidal properties against *Meloidogyne incognita* and *Fusarium oxysporum*[J]. Asian Journal of Experimental Sciences, 2002, 16(1/2): 21–28.
- [12] KHURMA U R, ARCHANA S. Nematicidal potential of seed extracts: *in vitro* effects on juvenile mortality and egg hatch of *Meloidogyne incognita* and *M. javanica* [J]. Nematologia Mediterranea, 1997, 25(1): 49–54.
- [13] 王海迎, 宗建平, 魏书娟, 等. 茼蒿甲醇提取物不同萃取组分对南方根结线虫发育的影响[J]. 农药, 2009, 48(1): 69–71.
- [14] 丁 琦, 罗万春, 肖 婷, 等. 13 种植物源化合物对南方根结线虫的毒力比较[J]. 植物资源与环境学报, 2007, 16(3): 35–39.
- [15] 宋晓凯. 天然药物化学[M]. 北京: 化学工业出版社, 2004: 248–249.
- [16] 郑 良, FERRIS H. 58 种中(草)药对植物寄生线虫 *Meloidogyne javanica* 和 *Pratylenchus vulnus* 的药效研究[J]. 植物病理学报, 2001, 31(2): 175–183.
- [17] HASAN N, JAIN R K. Biotoxicity of *Parthenium hysterophorus* extracts against *Meloidogyne incognita* and *Helicotylenchus dihystera* [J]. Nematologia Mediterranea, 1984, 12(2): 239–242.
- [18] 杨秀娟, 何玉仙, 陈福如, 等. 不同植物提取液的杀线虫活性评价[J]. 江西农业大学学报: 自然科学版, 2002, 24(3): 386–389.
- [19] 刘 晟, 张 敏, 顾 玲, 等. 22 种中草药提取物杀根结线虫活性[J]. 农药, 2009, 48(8): 598–602.
- [20] 丁 琦, 徐守健, 吴 磊, 等. 具杀线虫作用的植物源化合物研究[J]. 世界农药, 2006, 28(2): 33–40, 28.
- [21] DATTA S, SAXENA D B. Pesticidal properties of parthenin (from *Parthenium hysterophorus*) and related compounds [J]. Pest Management Science, 2001, 57(1): 95–101.

(责任编辑: 佟金凤)