

MACELA, flor

Achyroclines flos

A droga vegetal consiste de inflorescências secas de *Achyrocline satureioides* (Lam.) DC., contendo, no mínimo, 3,0% de flavonoides totais calculados como quer cetina, no mínimo, 0,8% de quer cetina ($C_{15}H_{10}O_7$, 302,24), e, no mínimo, 0,6% de 3-*O*-metilquer cetina ($C_{16}H_{12}O_7$, 316,27).

CARACTERÍSTICAS

As inflorescências possuem coloração variando de amarelo-pálido à amarelo-ouro intenso e odor aromático característico.

IDENTIFICAÇÃO

A. Descrição macroscópica

A droga é constituída de flores reunidas em capítulos agrupados em glomérulos, sendo estes por sua vez organizados em cimas paniculiformes. Cada capítulo apresenta quatro a oito flores dimorfas, protegidas por um invólucro subcilíndrico, de 4 a 7 mm de altura, formado por nove a 14 brácteas involucrais escariose, hialinas, naviculares, imbricadas, dispostas em três ou quatro séries, de coloração amarela, amarelo-clara, amarelo-pálida a esverdeada, ou ainda amarelo-dourada, amarelo-parda a amarelo-vermelhada. Brácteas externas de 2,5 a 3 mm de comprimento; brácteas medianas de 3,5 a 4,5 mm de comprimento; brácteas internas de 3 a 7 mm de comprimento, todas com tricomas tectores simples, lanosos, de 2 a 3 mm de comprimento e/ou tricomas glandulares apenas no seu terço inferior externo. Flores marginais três a seis, pistiladas, com corola filiforme, de 3 a 4,5 mm de comprimento, dentada ou partida no ápice, com tricomas glandulares na porção apical externa; estilete filiforme, bífido, glabro, dilatado próximo à base, com ramos estigmáticos geralmente exsertos na maturação, de ápice truncado, piloso e com uma coroa de tricomas na porção apical; ovário ínfero, bicarpelar e unilocular, monospérmico; papus unisseriado, com cerca de 20 cerdas brancas, ásperas, livres entre si na base, que alcançam quase a mesma altura da corola, raramente mais. Flores do disco uma a três, perfeitas, com corola tubulosa, estreita, de 3 a 4,5 mm de comprimento; tubo ligeiramente dilatado na base e limbo pentadentado, dentes com tricomas glandulares na face externa; androceu com cinco estames, epipétalos, inseridos na metade inferior da corola, com anteras sinânteras, de 1,5 a 2 mm de comprimento, com deiscência longitudinal e introrsa, sagitadas na base, apresentando duas caudas laciniadas, uma de cada lado; conetivo prolongado em um apêndice apical triangular, levemente obtuso, hialino; ovário, estilete e papus semelhantes aos das flores pistiladas. Fruto aquênio, castanho-claro ou pardo, de 0,7 a 0,8 mm de comprimento, elipsoidal a obovado, levemente comprimido, glabro, de superfície pilosa.

B. Descrição microscópica

A face abaxial das brácteas apresenta epiderme formada por células alongadas, de formato retangular. No terço inferior ocorrem tricomas tectores pluricelulares e unisseriados, e/ou glandulares, formados por um pedicelo bi a trisseriado, com três ou quatro camadas de células e por duas células terminais ovalado-longadas, bem maiores do que as anteriores. Os tricomas glandulares das brácteas medem 60 a 100 µm de comprimento total e sua cabeça possui diâmetro de 30 a 40 µm. O papus é constituído de cerdas longas, formadas por células alongadas, hialinas, de paredes finas, muitas delas projetadas lateralmente. A face abaxial da corola apresenta epiderme formada por células alongadas, de contorno poligonal. Cinco feixes vasculares percorrem longitudinalmente o tubo da corola. As lacínias são

cobertas na face externa por tricomas glandulares semelhantes aos das brácteas. Os grãos de pólen apresentam exina espinhosa, são esferoidais e tricolpados, medindo de 17 a 35 µm de diâmetro. O ovário é recoberto por uma camada de células epidérmicas poligonais, seguido por um tecido parenquimático constituído por várias camadas de células, que na maturação se reduzem a três ou quatro. Internamente, encontra-se apenas um rudimento seminal anátrópico, preenchendo totalmente a cavidade ovariana. O estilete apresenta uma expansão globosa próxima à base, constituída por numerosas células arredondadas, de paredes finas. O fruto, quando maduro, apresenta um pericarpo formado por três ou quatro camadas de células.

C. Descrição microscópica do pó

A amostra satisfaz a todas as exigências estabelecidas para a espécie, menos os caracteres macroscópicos. São características: coloração amarela ou uma variante de amarelo; brácteas involucrais ou seus fragmentos; fragmentos de corola das flores liguladas; fragmentos de corola das flores tubulosas; fragmentos do tubo da corola com células alongadas, de contorno poligonal, com ou sem porções de feixes vasculares; fragmentos de lacínias da corola com tricomas glandulares, como os descritos em microscopia; tricomas glandulares esparsos; cerdas do papus ou seus fragmentos com células projetadas lateralmente; estames ou partes destes com anteras sagitadas na base e cauda laciniada; grãos de pólen como os descritos; estiletes bífidos de base dilatada, ou fragmentos destes; aquêniros como os descritos; fragmentos do pericarpo; fragmentos do tegumento da semente.

D. Proceder conforme descrito em *Cromatografia em camada delgada (5.2.17.1)*.

Fase estacionária: celulose.

Fase móvel: clorofórmio, ácido acético e água (50:45:5).

Solução amostra: adicionar 0,3 g da droga em 15 mL de álcool metílico e agitar durante 20 minutos. Filtrar e secar o filtrado em banho-maria. Suspender o resíduo em 1 mL de álcool metílico.

Solução referência (1): preparar solução com concentração de 100 µg/mL de quercetina em álcool metílico.

Solução referência (2): preparar uma solução com concentração de 100 µg/mL de luteolina em álcool metílico.

Solução referência (3): preparar uma solução com concentração de 100 µg/mL de 3-*O*-metilquercetina em álcool metílico.

Procedimento: aplicar na cromatoplaca, separadamente, em forma de banda, 10 µL da *Solução amostra* e 10 µL das *Soluções referência (1), (2) e (3)*. Desenvolver o cromatograma. Remover a cromatoplaca e deixar secar ao ar. Nebulizar a placa com difenilborato de aminoetanol SR, e, em seguida, com solução de macrogol 400 a 5% (p/v) em álcool metílico. Examinar sob a luz ultravioleta em 365 nm, após, no mínimo duas horas.

Resultados: no esquema a seguir há as sequências de zonas obtidas com a *Solução amostra*, a *Solução referência (1)*, a *Solução referência (2)* e a *Solução referência (3)*. Outras zonas podem, ocasionalmente, aparecerem.

| <i>Parte superior da placa</i> | |
|---|-------------------------------|
| <i>Solução referência</i> | <i>Solução amostra</i> |
| Luteolina: zona de fluorescência laranja | Zona de fluorescência laranja |
| 3-O-Metilquer cetina: zona de fluorescência amarela | Zona de fluorescência amarela |
| Quercetina: zona de fluorescência laranja | Zona de fluorescência laranja |

E. Proceder conforme descrito em *Cromatografia em camada delgada (5.2.17.1)*.

Fase estacionária: sílica gel GF₂₅₄.

Fase móvel: acetato de etila, álcool metílico, água (100: 17:10).

Solução amostra: agitar 0,1 g da droga em 15 mL de álcool metílico durante 20 minutos. Filtrar e secar o filtrado em banho-maria. Suspender o resíduo em 1 mL de álcool metílico.

Solução referência: preparar solução com concentração de 200 µg/mL de ácido clorogênico em álcool metílico.

Procedimento: aplicar na cromatoplaca, separadamente, em forma de banda, 10 µL da *Solução amostra* e 10 µL da *Solução referência*. Desenvolver o cromatograma. Remover a cromatoplaca e deixar secar. Nebulizar a placa com difenilborato de aminoetanol SR, e, em seguida, com solução de macrogol 400 a 5% (p/v) em álcool metílico. Examinar sob a luz ultravioleta em 365 nm.

Resultados: no esquema a seguir há as sequências de zonas obtidas com a *Solução referência* e a *Solução amostra*. Outras zonas podem, ocasionalmente, aparecerem.

| <i>Parte superior da placa</i> | |
|--|---|
| <i>Solução referência</i> | <i>Solução amostra</i> |
| | Zona de coloração castanha Zona de fluorescência amarela intensa Zona de coloração azul |
| | Zona de fluorescência amarela Zona de fluorescência amarela Zona de fluorescência amarela Zona de coloração castanha |
| Ácido clorogênico: zona de fluorescência azulada | Zona de fluorescência azulada Zona de coloração amarela |
| | Zona de fluorescência azulada |

TESTES

Metais pesados (5.4.5). Cumpre o teste.

Matéria estranha (5.4.1.3). No máximo 2,0%. É permitida a presença de pedúnculos e pedicelos das inflorescências, em um comprimento de até 3 cm e correspondendo a um valor máximo de 1,0% do peso seco do conjunto.

Perda por dessecção (5.2.9.1). *Método gravimétrico.* No máximo 12,5%.

Cinzas totais (5.4.1.5.1). No máximo 6,0%.

Contagem do número total de micro-organismos mesófilos (5.5.3.1.2). Cumpre o teste.

Pesquisa de micro-organismos patogênicos (5.5.3.1.3). Cumpre o teste.

Resíduos de agrotóxicos (5.4.3). Cumpre o teste.

DOSEAMENTO

Flavonoides totais

Proceder conforme descrito em *Espectrofotometria de absorção no visível (5.2.14)*. Preparar as soluções como descrito a seguir.

Solução estoque: pesar, com exatidão, cerca de 0,1 g da droga pulverizada (800 µm) (5.2.11) em balão de fundo redondo com boca esmerilhada de 100 mL. Acrescentar 15 mL de álcool etílico a 80% (v/v)

e aquecer em banho-maria a temperatura de 90 °C, sob refluxo, durante 15 minutos. Após resfriamento filtrar em pequena porção de algodão para balão volumétrico de 25 mL. Retornar o resíduo da droga e o algodão para o mesmo balão de fundo redondo, adicionar 10 mL de álcool etílico a 80% (v/v). Aquecer, sob refluxo, durante 15 minutos. Filtrar para o mesmo balão volumétrico de 25 mL. Após resfriamento, à temperatura ambiente, completar o volume para 25 mL com álcool etílico a 80% (v/v) e homogeneizar. Diluir alíquota de 10 mL dessa solução em balão volumétrico de 25 mL completando com álcool etílico a 80% (v/v).

Solução amostra: transferir 10 mL da *Solução estoque* para balão volumétrico de 25 mL, adicionar 1 mL de solução de cloreto de alumínio a 2% (p/v) em álcool etílico a 80% (v/v), completar o volume com o mesmo solvente e homogeneizar.

Solução branco: transferir 10 mL da *Solução estoque* para balão volumétrico de 25 mL, completar o volume com álcool etílico a 80% (v/v) e homogeneizar.

Procedimento: medir a absorvância da *Solução amostra* em 420 nm, 30 minutos após seu preparo, utilizando a *Solução branco* para o ajuste do zero. Calcular o teor de flavonoides totais expressos como quercetina, em porcentagem, segundo a expressão:

$$TF = \frac{A \times FD}{m \times 561}$$

em que,

TF = teor de flavonoides totais expressos em quercetina % (p/p);

A = absorvância medida para a *Solução amostra*;

FD = fator de diluição;

561 = coeficiente de absorção específica da quercetina;

m = massa em gramas da amostra utilizada, considerando a perda por dessecção.

Quercetina e 3-O-metilquercetina

Proceder conforme descrito em *Cromatografia a líquido de alta eficiência (5.2.17.4)*. Utilizar cromatógrafo provido de detector ultravioleta a 357 nm para a 3-O-metilquercetina e 371 nm para a quercetina, pré-coluna empacotada com sílica octadecilsilanizada, coluna de 250 mm de comprimento e 4,6 mm de diâmetro interno, empacotada com sílica octadecilsilanizada (5 µm), mantida a temperatura de 22 °C; fluxo da Fase móvel de 0,6 mL/minuto.

Eluente (A): água e ácido trifluoracético (100:0,006).

Eluente (B): acetonitrila.

| Tempo (minutos) | Eluente (A) (%) | Eluente (B) (%) | Eluição |
|-----------------|-----------------|-----------------|------------------|
| 0 - 5 | 72 → 65 | 28 → 35 | gradiente linear |
| 5 - 13 | 65 | 35 | isocrática |
| 13 - 18 | 65 → 40 | 35 → 60 | gradiente linear |
| 18 - 20 | 40 → 30 | 60 → 70 | gradiente linear |
| 20 - 25 | 30 → 72 | 70 → 28 | gradiente linear |
| 25 - 30 | 72 | 28 | isocrática |

Solução amostra: pesar, com exatidão, cerca de 0,15 g da droga seca e pulverizada (850 µm) (5.2.11) em balão de fundo redondo de 100 mL. Adicionar 15 mL de álcool etílico a 80% (v/v) e levar ao refluxo em banho-maria a 90°C durante 30 minutos. Deixar esfriar a temperatura ambiente. Filtrar o extrato em algodão para balão volumétrico de 25 mL. Retornar o algodão e o resíduo da droga para o mesmo balão de fundo redondo e extrair novamente, sob refluxo, com mais 10 mL de álcool etílico a 80% (v/v), durante 15 minutos. Esfriar e filtrar para o mesmo balão volumétrico de 25 mL, completar o volume com álcool etílico a 80% (v/v) e homogeneizar. Filtrar em unidade filtrante de 0,45 µm.

Solução referência (1): dissolver quantidade exatamente pesada de quercetina em álcool metílico para obter solução a 54 µg/mL. Filtrar em unidade filtrante de 0,45 µm.

Solução referência (2): dissolver quantidade exatamente pesada de 3-O-metilquercetina em álcool metílico para obter solução a 40 µg/mL. Filtrar em unidade filtrante de 0,45 µm.

Procedimento: injetar, separadamente, 10 µL da *Solução referência (1)*, 10 µL da *Solução referência (2)* e 10 µL da *Solução amostra*. Registrar os cromatogramas e medir as áreas sob os picos. Os tempos de retenção para a quercetina e 3-O-metilquercetina são cerca de 18 e 19 minutos, respectivamente. Calcular o teor de quercetina e 3-O-metilquercetina, separadamente, em porcentagem, considerando as respectivas *Soluções referências*, segundo a expressão:

$$TQ = \frac{C_r \times A_a \times 25 \times 100}{A_r \times m}$$

em que,

TQ = teor de quercetina ou 3-O-metilquercetina % (p/p);

C_r = concentração da quercetina ou 3-O-metilquercetina na *Solução referência* em g/mL, considerando a pureza da substância de referência;

A_r = área sob o pico correspondente à quercetina ou a 3-O-metilquercetina na *Solução referência*;

A_a = área sob o pico correspondente à quercetina ou a 3-O-metilquercetina na *Solução amostra*;

m = massa em gramas da amostra utilizada, considerando a perda por dessecção.

EMBALAGEM E ARMAZENAMENTO

Em recipiente hermeticamente fechado ao abrigo da luz e do calor.

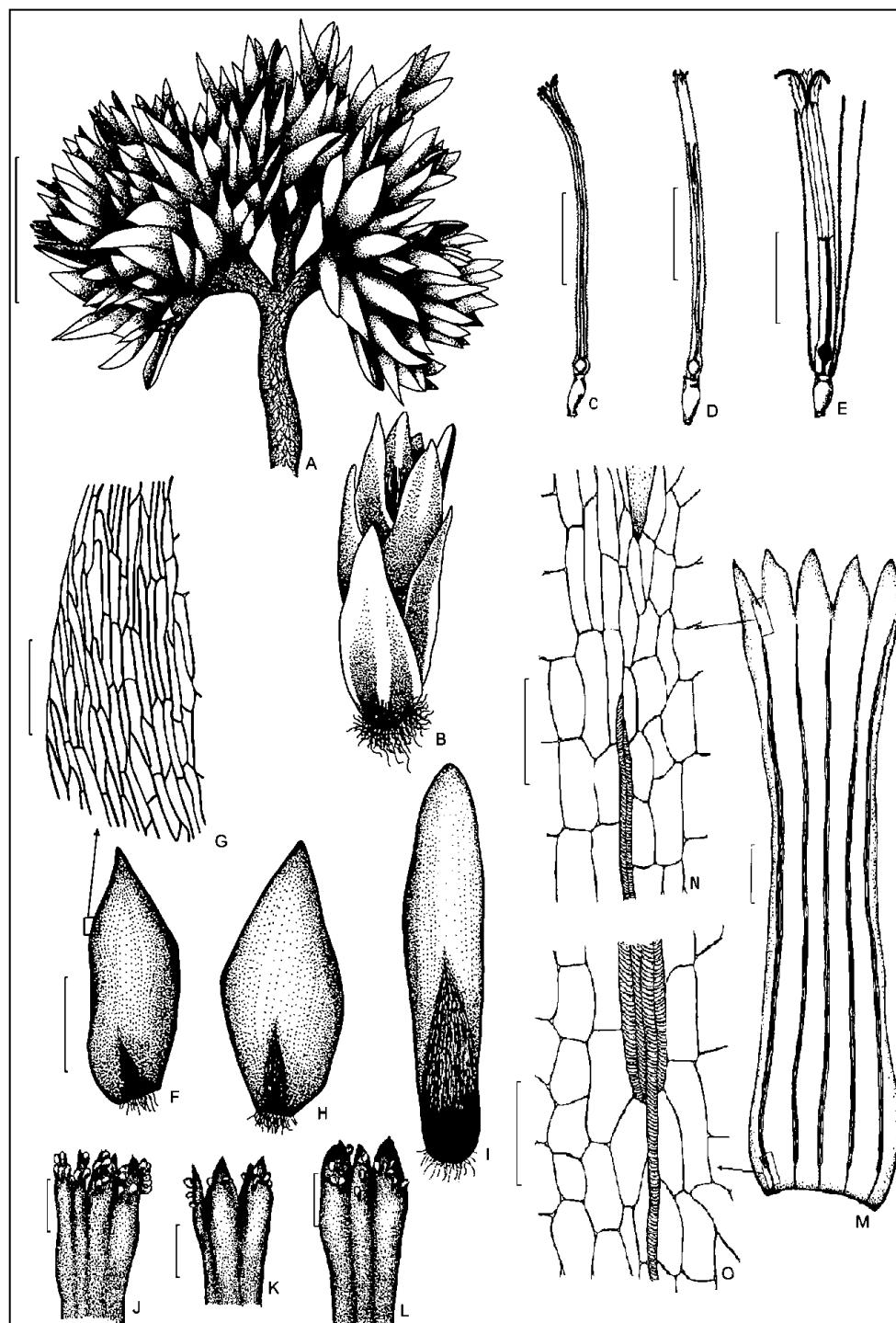


Figura 1 – Aspectos macroscópicos e microscópicos em *Achyrocline satureoides* (Lam.) DC.

As escalas correspondem em **A** a 5 mm, **B, C, D, E, F, H e I** a 1 mm, **G** a 100 µm, **J, K e L** a 200 µm, **M** a 300 µm, **N e O** a 50 µm.

A - aspecto geral de uma inflorescência. **B** - aspecto de um capítulo em vista lateral. **C e D** - flores pistiladas em vista lateral. **E** - flor perfeita com cerdas do papus em vista lateral. **F** - aspecto da bráctea externa do capítulo. **G** - detalhe do parênquima da bráctea, como indicado em **F**. **H** - aspecto da bráctea mediana do capítulo. **I** - aspecto da bráctea interna do capítulo. **J a L** - porção apical da corola tubulosa, mostrando a variabilidade de número e tamanho dos tricomas glandulares. **M** - aspecto geral da nervação da corola. **N** - detalhe da nervação na porção apical da corola, como indicado em **M**. **O** - detalhe da nervação na porção basal da corola, como indicado em **M**.

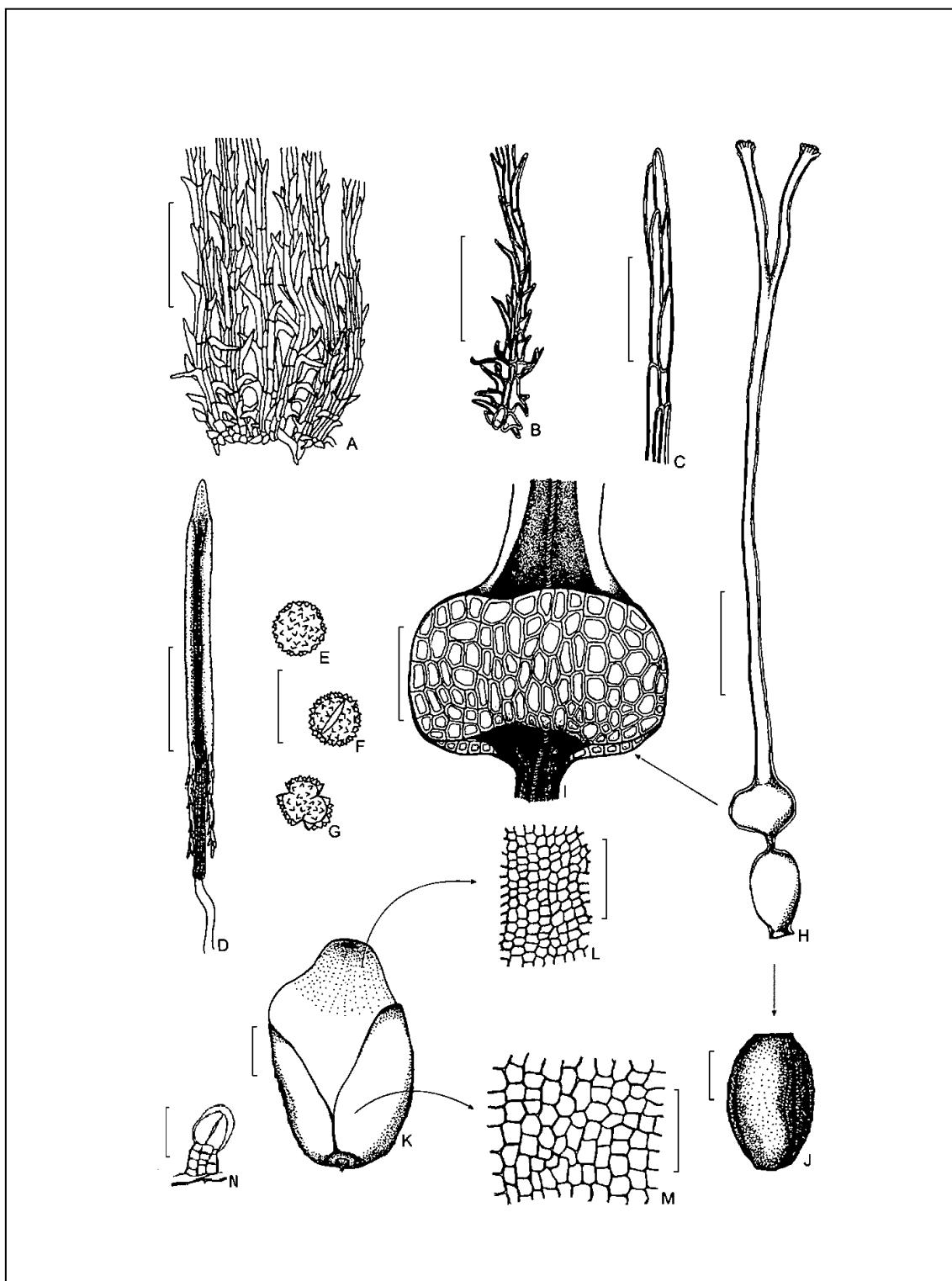


Figura 2 – Aspectos macroscópicos e microscópicos do pó em *Achyrocline satureoides* (Lam.) DC.

As escalas correspondem em **A** a 10 µm, **B, C, D, I, L e M** a 100 µm, **E, F e G** a 30 µm, **H** a 0,5 mm, **J e K** a 200 µm, **N** a 50 µm.

A - detalhe da base do papus. **B** - base da cerda do papus. **C** - ápice da cerda do papus. **D** - estame, em vista lateral. **E, F e G** - grãos de pólen. **H** - aspecto do gineceu em vista lateral. **I** - detalhe do gineceu, na região dilatada indicada em **H**. **J** - detalhe do ovário, na região indicada em **H**. **K** - fruto, em vista lateral. **L** - detalhe de fragmento do tegumento da semente na porção indicada em **K**. **M** - detalhe de fragmento do pericarpo do fruto na porção indicada em **K**. **N** - aspecto de um tricoma glandular com pedicelo trisseriado e duas células terminais.