

**IBÉRIS AMER
POUR PRÉPARATIONS HOMÉOPATHIQUES**

**IBERIS AMARA
POUR PRÉPARATIONS HOMÉOPATHIQUES**

Iberis amara ad praeparationes homoeopathicas

DÉFINITION

Graine séchée d'*Iberis amara* L.

CARACTÈRES

Caractères macroscopiques décrits aux identifications A et B.

IDENTIFICATION

- A. La graine d'ibéris amer mesure de 2 mm à 3 mm de long sur 1 mm à 2 mm de large. Elle est arrondie, de couleur brun-rouge, et bordée par une membrane légèrement saillante. Elle possède deux téguments et un funicule. Elle est pratiquement exalbuminée. La plantule est développée, contournée sur elle-même; les cotylédons ont une forme ovale; ils sont entiers, plans, de consistance charnue et oléagineuse.
- B. Réduisez la graine d'ibéris amer en poudre (355). La poudre est brun-jaune. Examinez au microscope en utilisant de la solution d'*hydrate de chloral R*. La poudre présente des fragments du tégument externe composé de cellules polyédriques à parois cellulosiques minces et renfermant des amas de cellules scléreuses à parois faiblement épaissies, des fragments du tégument interne à parois cellulosiques légèrement épaissies aux angles et, enfin, des fragments de cotylédons à cellules plus ou moins ovoïdes et bourrées de grains d'amidons et de nombreuses gouttelettes huileuses.
- C. Chromatographie sur couche mince (2.2.27).

Solution à examiner. Ajoutez, à 3 g de drogue pulvérisée (355), 30 mL d'*éthanol à 65 pour cent V/V R*. Couvrez. Chauffez au bain-marie à 60 °C pendant 15 min. Laissez refroidir. Filtrez.

Solution témoin. Dissolvez 10 mg d'*isoquercitroside R* et 5 mg de *rutine R* dans 10 mL d'*éthanol à 96 pour cent R*.

Plaque : plaque au gel de silice pour CCM R.

Phase mobile : acide acétique glacial R, eau R, butanol R (10:10:40 V/V/V).

Dépôt : 20 µL, en bandes.

Développement : sur un parcours de 10 cm.

Les prescriptions générales et les monographies générales de la Pharmacopée européenne ainsi que le préambule de la Pharmacopée française s'appliquent.

Séchage : à l'air.

Détection : pulvérisez une solution de *diphénylborate d'aminoéthanol R* à 10 g/L dans le *méthanol R*. Pulvérisez ensuite une solution de *macrogol 400 R* à 50 g/L dans le *méthanol R*. Laissez sécher la plaque pendant 30 min environ. Examinez en lumière ultraviolette à 365 nm.

Résultats : voir ci-dessous la séquence des bandes fluorescentes présentes dans les chromatogrammes obtenus avec la solution témoin et la solution à examiner. Par ailleurs, d'autres bandes fluorescentes peuvent être présentes dans le chromatogramme obtenu avec la solution à examiner.

Haut de la plaque	
Isoquercitroside : une bande orangé vif	Une bande bleue
Rutine : une bande orangé vif	Une bande orangée
	Une bande bleu-vert
	Une bande orangée
	Une bande bleue
	Deux bandes orangées
	Une bande bleu-vert
Solution témoin	Solution à examiner

ESSAI

Éléments étrangers (2.8.2) : au maximum 5 pour cent.

Perte à la dessiccation (2.2.32) : au maximum 8,0 pour cent, déterminée à l'étuve à 105 °C pendant 2 h, sur 5,0 g de drogue pulvérisée (355).

Cendres totales (2.4.16) : au maximum 12,0 pour cent.

SOUCHE

DÉFINITION

Teinture mère d'ibéris amer préparée à la teneur en éthanol de 65 pour cent V/V, à partir de la graine séchée d'*Iberis amara* L. selon la technique générale de préparation des teintures mères (voir la monographie *Préparations homéopathiques (1038)* et la Précision complémentaire de l'Autorité française de Pharmacopée).

CARACTÈRES

Aspect : liquide orangé.

IDENTIFICATION

A. Ajoutez à 3 mL de teinture mère 1 mL de *solution ammoniacale de nitrate d'argent R*. Il se forme

Les prescriptions générales et les monographies générales de la Pharmacopée européenne ainsi que le préambule de la Pharmacopée française s'appliquent.

un précipité brun devenant noir par chauffage.

B. Chromatographie sur couche mince (2.2.27).

Solution à examiner. Teinture mère.

Solution témoin. Dissolvez 10 mg d'isoquercitroside R et 5 mg de rutine R dans 10 mL d'éthanol à 96 pour cent R.

Plaque : plaque au gel de silice pour CCM R.

Phase mobile : acide acétique glacial R, eau R, butanol R (10:10:40 V/V/V).

Dépôt : 20 µL, en bandes.

Développement : sur un parcours de 10 cm.

Séchage : à l'air.

Détection : pulvérisez une solution de diphénylborate d'aminoéthanol R à 10 g/L dans le méthanol R. Pulvérisez ensuite une solution de macrogol 400 R à 50 g/L dans le méthanol R. Laissez sécher la plaque pendant 30 min environ. Examinez en lumière ultraviolette à 365 nm.

Résultats : voir ci-dessous la séquence des bandes fluorescentes présentes dans les chromatogrammes obtenus avec la solution témoin et la solution à examiner. Par ailleurs, d'autres bandes fluorescentes peuvent être présentes dans le chromatogramme obtenu avec la solution à examiner.

Haut de la plaque	
Isoquercitroside : une bande orangé vif Rutine : une bande orangé vif	Une bande bleue Une bande orangée Une bande bleu-vert Une bande orangée Une bande bleue Deux bandes orangées Une bande bleu-vert
Solution témoin	Solution à examiner

ESSAI

Éthanol (2.9.10) : 60 pour cent V/V à 70 pour cent V/V.

Résidu sec (2.8.16) : au minimum 1,0 pour cent m/m.