



L'allergie en pratique clinique et biologique

ALLERGOLOGIE

Objectifs

Mise à jour des connaissances théoriques des mécanismes immunitaires de la réaction immuno-allergique ; allergènes et mise en évidence d'une sensibilisation

Maîtrise des principales techniques effectuées dans un laboratoire spécialisé en Immuno-Allergologie : dosages des IgE totales ou spécifiques, des IgG4 spécifiques ou des médiateurs (histamine, tryptase); cytométrie appliquée à l'allergologie ; exploration du complément

Prérequis

Pas de prérequis pour le personnel technique de laboratoire

Public

Technicien, Cadre, Biologiste, Enseignant, Ingénieur, Chercheur

Programme

L'allergie en pratique clinique :

Définition et mécanismes de la réaction allergique

Anamnèse et étude clinique en allergologie

Diagnostic *in vivo* de l'allergie

Épreuves fonctionnelles respiratoires et tests cutanés

Indications et techniques des tests de provocation en allergie alimentaire, respiratoire ou médicamenteuse

Les allergènes :

Obtention, , composants moléculaires (recombinants et naturels)

Œdème angioneurotique et exploration du complément

L'allergie en pratique biologique :

Procédures préanalytiques

Dosage des IgE totales et spécifiques sur UNICAP 250 ou par une méthode multi-allergènes (ISAC, ...)

Recommandations du réseau des biologistes hospitaliers concernant l'accréditation des IgE spécifiques

Technique de dosage des IgG4

Test d'inhibition des IgE spécifiques

Cytométrie en flux et méthodes d'explorations cellulaires ; test d'activation des basophiles, sa lecture au cytomètre et son interprétation

Médiateurs : le dosage de l'histamine plasmatique et le test d'histamine release ; le dosage de la tryptase

Confrontation clinico-biologique

Réf.: ALL.B

Durée

3 jours 22 h

Coût (net)

1 280 €

Intervenants

Mme C. BEAUVILLAIN
Service d'allergologie
et collaborateurs

Session

Du 14 au 16/09/20

Lieu

CENTRE HOSPITALIER
UNIVERSITAIRE - 49000 ANGERS

Pédagogie

Théorie 33% - TD 33% - Démo 17%
Étude de cas 17%

Notes

Remise de documentation et support de cours.
Outils pédagogiques : Diapositives,
Vidéoprojection.
Appareils utilisés : IMMUNOCAP 250
(Thermo Fisher Scientific/Phadia).
Lecteur de puces ISAC, Cytomètre en flux
Lyrics II (Becton Dickinson).
Validation des acquis par test QCM/QROC.
Durée journalière habituelle de formation : 7 h.

Heure de début 1^{er} jour : 9h
Heure de fin dernier jour : 17h

