### Exposé d'Immunologie 5

Mesure de l'activité cytotoxique des lymphocytes T par le test de relargage de Chrome

N. Ribero-Rios C.-A. Romain B. Rouger



- Principe
  - Principe général
  - Mise en œuvre
- 2 Avantages et inconvénients
  - Avantages
  - Inconvénients
- Techniques complémentaires
  - Technique ELISPOT
  - Marquage intracellulaire des cytokynes
  - Technique de cytométrie
- 4 Conclusion



### Principe général

Définition de test de cytotoxicité

Quantification de la cytotoxicité des LT CD8 activés en fonction d'un agent pathogène





### Mise en œuvre du test de cytotoxicité

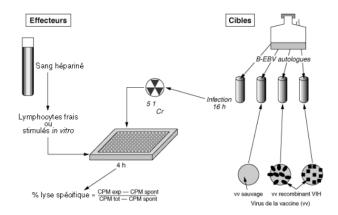
- Mise en culture d'un nombre déterminé de cellules / confluence
- Marquage des protéines cytoplasmiques des cellules cibles au <sup>51</sup>Chrome
- Infection des cellules cibles par un agent pathogène

- Mise en contact des cellules cibles avec les cellules effectrices (LT CD8+ spécifiques)
  - granzyme B
  - perforine
- Mesure de la radioactivité du surnageant
- Calcul du taux de lyse





### Mise en œuvre du test de cytotoxicité







### **Avantages**

- Technique la plus couramment employée
- Détection de la cytotoxicité
- Résultats reproductibles
- Le test le plus spécifique pour détecter la cytotoxicité cellulaire
- Facile à mettre en place





#### Inconvénients

- Ne permet pas de détecter la mort cellulaire par apoptose
- Radioactivité (lourd à mettre en place, nécessite un traitement des déchets, des précautions de manipulation)
- Besoin de lancer une culture de cellules cibles histocompatibles (lourd et long à mettre en place)
- Problème de virus à tropisme restreint
- Sensibilité faible
- Ne quantifie pas la production de cytokynes
- Besoin d'activer plusieurs fois les cellules effectrices (peut introduire un biais)
- Parfois de forts relargages spontanés de l'isotope radioactif





# Technique ELISPOT (ENZYM LINKED IMMUNOSPOT)

- Détection des cellules effectrices et cellule mémoire produisant des cytokines au niveau cellulaire (dont TCD8+) → détection des cytokines ou des interleukines par des anticorps
- Fixation des anticorps de capture puis saturation de la plaque (4°C une nuit)
- Incubation des cellules avec stimulation par antigène. Les cytokines libérés sont captes par les anticorps. Incubation 6h-1 nuit
- Lavage puis addition de l'anticorps de détection + addition d'une enzyme de révélation (méthode biotine streptavidine) et révélation en ajoutant le substrat de l'enzyme



# Technique ELISPOT (ENZYM LINKED IMMUNOSPOT)

#### 11111 1. Fixation de l'anticorps de capture 2. Incubation des cellules 3. Révélation 1 Cellule stimulatrice a. Addition c. Addition du substrat de l'anticorps de détection b. Addition Cellule stimulatrice de I enzyme Cellule T non spécifique de l'antigène Activation cellulaire Cellule T spécifique de l'antigène Anticorps de capture Puits de culture 4. Lecture Anticorps de détection couplé à la biotine Cytokine Biotine Molégule CMH Streptavidine Peptide viral ☐ Enzyme Substrat incolore Récepteurs T



★ Produit coloré de la réaction enzymatique

Puits sans antigène

# Technique ELISPOT (ENZYM LINKED IMMUNOSPOT)

Avantage	Inconvénients
La plus utilisée après test de relargage	Pas d'estimation de cytotoxicité
au chrome	
Utilisable pour toute molécule pro-	Lecture essentiellement manuelle
duite par LT CD8+ (cytokine, gran-	(lecture automatisée peu dévelloppée
zymes)	donc risque de variation de comptage
	entre différent expérimentateur)
Plus sensible que relargage au chrome	Besoin d'avoir un épitope connus
	pour stimuler les lymphocytes
Pas besoin de culture cible	On ne sait pas quelles cellules ont
	produit les cytokines
Utilisable directement sur sang frais	





## Marquage intracellulaire des cytokynes





### Technique de cytométrie





#### Conclusion

- Expérience historique
- Pas vraiment d'équivalent quant à la quantification de la cytotoxicité





### Références

- http://etudiantsfr.net/analyses-de-lymphocytes-t-specifiques-dantigenes/
- Y. Rivière, F. Buseyne, D. Scott-Algara. Les outils d'exploration de l'activité des lymphocytes T CD8+. Virologie. 2000;4(6):463-71. (http://www.jle.com/fr/revues/vir/e-docs/les\_outils\_dexploration\_de\_lactivite\_des\_lymphocytes\_t\_cd8\_
- New flow cytometric assays for monitoring cell-mediated cytotoxicity Liubov Zaritskaya1, Michael R Shurin2, Thomas J Sayers3, and Anatoli M Malygui, Expert Rev Vaccines. 2010 June; 9(6): 601–616. doi:10.1586/erv.10.49.

