

Stage de formation

17&18 mars 2014

Conférences

Institut français de l'Éducation

Ateliers

École normale supérieure de Lyon (site Monod)

NetBioDyn et la modélisation des réactions immunitaires

Anne Florimond

Nathalie Noris

*Informations et ressources ↗ [http://acces.ens-lyon.fr/
acces/ressources/immunite-et-vaccination](http://acces.ens-lyon.fr/acces/ressources/immunite-et-vaccination)*



DOCUMENT RÉFÉRENT : LES DIVERSES CELLULES ET MOLÉCULES IMPLIQUÉES DANS LE DÉCLENCHEMENT DE LA RÉACTION INFLAMMATOIRE AIGÜE

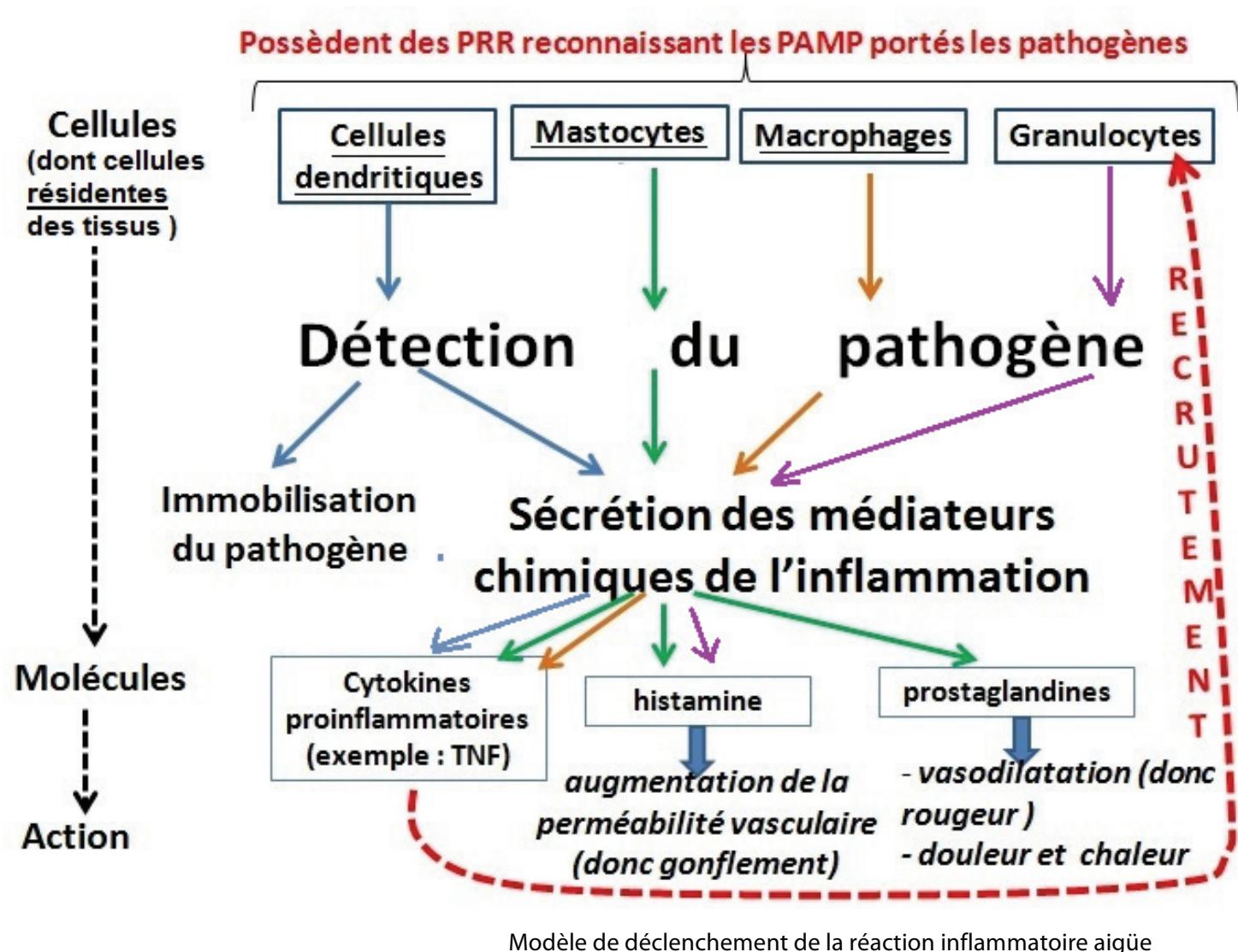
- Les scientifiques ont établi la chronologie suivante :

1 / Détection de l'agent infectieux par les cellules « sentinelles » résidentes des tissus (macrophages, cellules dendritiques, mastocytes) et les granulocytes. Toutes ces cellules sont pourvues de récepteurs (PRR¹) capables d'identifier les motifs moléculaires possédés par un pathogène (PAMP²).

2 / À la suite de la reconnaissance des PAMP par les PRR, les cellules « sentinelles » résidentes des tissus sécrètent des médiateurs chimiques de l'inflammation. Il y a implication de ces molécules dans les manifestations macroscopiques de l'inflammation (gonflement, fièvre, douleur, chaleur).

3 / Sous l'influence des médiateurs chimiques, il y a migration des granulocytes depuis le sang vers le lieu de l'infection où ils effectueront la phagocytose.

- Les scientifiques « modélisent » l'intervention des différents acteurs de la manière suivante :



1. PRR = Pattern Recognition Receptor. Il s'agit des récepteurs cellulaires capables de reconnaître des motifs moléculaires caractéristiques des pathogènes, motifs appelés PAMP.

2. PAMP = Pathogen Associated Molecular Pattern. Il s'agit des motifs moléculaires caractéristiques des micro-organismes, reconnus par les PRR que possèdent les cellules de l'immunité innée.

Les expériences de référence utilisées pour la construction des modèles

1. Pour l'étude de la réaction inflammatoire

Expériences de référence	Modèles numériques permettant de reproduire les conditions expérimentales	Entités du modèle numérique										
Mesure de la proportion de cellules dendritiques mobiles dans un derme avant et après injection de billes en plastique ou d'un ver parasite. Référence : un derme sain contient environ 80% de cellules dendritiques mobiles.	dendritic_cell.nbd	<table border="1"> <thead> <tr> <th colspan="2">Entités déclarées dans le panel</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>dendritic_cell_mobile</td><td>cellule dendritique mobile</td></tr> <tr> <td>parasitic_worm</td><td>ver parasite</td></tr> <tr> <td>plastic_ball</td><td>bille en plastique</td></tr> <tr> <td>dendritic_cell_unmoved</td><td>cellule dendritique immobile</td></tr> </tbody> </table>	Entités déclarées dans le panel		dendritic_cell_mobile	cellule dendritique mobile	parasitic_worm	ver parasite	plastic_ball	bille en plastique	dendritic_cell_unmoved	cellule dendritique immobile
Entités déclarées dans le panel												
dendritic_cell_mobile	cellule dendritique mobile											
parasitic_worm	ver parasite											
plastic_ball	bille en plastique											
dendritic_cell_unmoved	cellule dendritique immobile											
Mesure de la concentration en TNF dans le milieu de culture de macrophages isolés à partir de souris infectées par le virus de l'herpès. On utilise deux groupes de souris infectées : des souris sauvages (témoin) et des souris mutantes qui ne possèdent pas de récepteur PRR fonctionnel.	macrophages_in_vitro.nbd	<table border="1"> <thead> <tr> <th colspan="2">Entités déclarées dans le panel</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>virus-herpès</td><td>virus de l'herpès</td></tr> <tr> <td>Macro-souris-témoin</td><td>macrophages « sentinelles » prélevés chez une souris témoin.</td></tr> <tr> <td>Macro-souris-mut-PRR-</td><td>macrophages « sentinelles » prélevés chez une souris mutante dont un récepteur PRR est inactivé</td></tr> <tr> <td>TNF</td><td>TNF (pour Tumor Necrosis factor) est un médiateur chimique de l'inflammation</td></tr> </tbody> </table>	Entités déclarées dans le panel		virus-herpès	virus de l'herpès	Macro-souris-témoin	macrophages « sentinelles » prélevés chez une souris témoin.	Macro-souris-mut-PRR-	macrophages « sentinelles » prélevés chez une souris mutante dont un récepteur PRR est inactivé	TNF	TNF (pour Tumor Necrosis factor) est un médiateur chimique de l'inflammation
Entités déclarées dans le panel												
virus-herpès	virus de l'herpès											
Macro-souris-témoin	macrophages « sentinelles » prélevés chez une souris témoin.											
Macro-souris-mut-PRR-	macrophages « sentinelles » prélevés chez une souris mutante dont un récepteur PRR est inactivé											
TNF	TNF (pour Tumor Necrosis factor) est un médiateur chimique de l'inflammation											
Mesure de la quantité d'histamine et de prostaglandines libérées dans le milieu de culture de mastocytes au repos et de mastocytes après contact avec des bactéries.	mastocytes.nbd	<table border="1"> <thead> <tr> <th colspan="2">Entités déclarées dans le panel</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>mastocyte</td><td>Exemple de cellule « sentinelle », résidente des tissus</td></tr> <tr> <td>Bactérie</td><td>bactérie représentant un pathogène</td></tr> <tr> <td>Histamine</td><td>l'histamine est un des médiateurs chimiques de l'inflammation</td></tr> <tr> <td>Prostaglandine</td><td>les prostaglandines sont des médiateurs chimiques de l'inflammation</td></tr> </tbody> </table>	Entités déclarées dans le panel		mastocyte	Exemple de cellule « sentinelle », résidente des tissus	Bactérie	bactérie représentant un pathogène	Histamine	l'histamine est un des médiateurs chimiques de l'inflammation	Prostaglandine	les prostaglandines sont des médiateurs chimiques de l'inflammation
Entités déclarées dans le panel												
mastocyte	Exemple de cellule « sentinelle », résidente des tissus											
Bactérie	bactérie représentant un pathogène											
Histamine	l'histamine est un des médiateurs chimiques de l'inflammation											
Prostaglandine	les prostaglandines sont des médiateurs chimiques de l'inflammation											
Mesure de la fluorescence dans les tissus proches des vaisseaux sanguins irriguant le muscle d'une souris, après injection (à t=0) d'un colorant fluorescent dans la circulation sanguine puis application (à t=30 minutes) d'histamine dans le muscle.	action-histamine.nbd	<table border="1"> <thead> <tr> <th colspan="2">Entités déclarées dans le panel</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>fluorescence_musculaire</td><td>fluorescence mesurée dans les tissus proches des vaisseaux sanguins irriguant le muscle traité</td></tr> <tr> <td>histamine</td><td>histamine pour application dans le muscle de la souris à t=30 minutes</td></tr> <tr> <td>colorant_fluorescent</td><td>colorant à injecter dans la circulation sanguine de la souris à t=0</td></tr> </tbody> </table>	Entités déclarées dans le panel		fluorescence_musculaire	fluorescence mesurée dans les tissus proches des vaisseaux sanguins irriguant le muscle traité	histamine	histamine pour application dans le muscle de la souris à t=30 minutes	colorant_fluorescent	colorant à injecter dans la circulation sanguine de la souris à t=0		
Entités déclarées dans le panel												
fluorescence_musculaire	fluorescence mesurée dans les tissus proches des vaisseaux sanguins irriguant le muscle traité											
histamine	histamine pour application dans le muscle de la souris à t=30 minutes											
colorant_fluorescent	colorant à injecter dans la circulation sanguine de la souris à t=0											

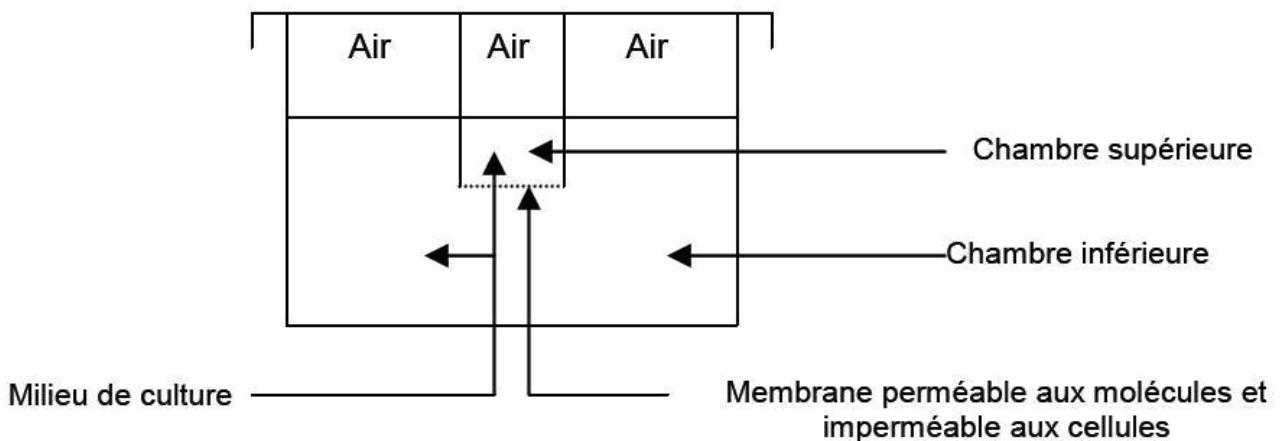
Les expériences de référence utilisées pour la construction des modèles

2. Pour l'étude de l'implication des LT CD4 dans l'immunité adaptative

Expérience de référence: utilisation du dispositif de Marbrook

On extrait des lymphocytes B et T de la rate d'une souris préalablement mise en contact avec un antigène Z soluble. Ces lymphocytes sont placés dans une chambre de Marbrook selon les conditions rapportées dans la figure et le tableau ci-après.

Schéma d'une cellule de Marbrook



Il s'agit alors de quantifier, au bout de quelques jours, le nombre de plasmocytes sécréteurs d'anticorps anti-Z. On peut faire varier la place et la nature des lymphocytes – préalablement activés par l'antigène Z – dans les chambres de l'appareil :

Variable : Nature des lymphocytes préalablement activés par l'antigène Z placés dans les chambres de l'appareil		Phénomène mesurable : production ou non de plasmocytes sécréteurs d'anticorps anti-Z
supérieure	inférieure	?
-	LT CD4 + LB	?
-	LB	?
LT CD4	LB	?

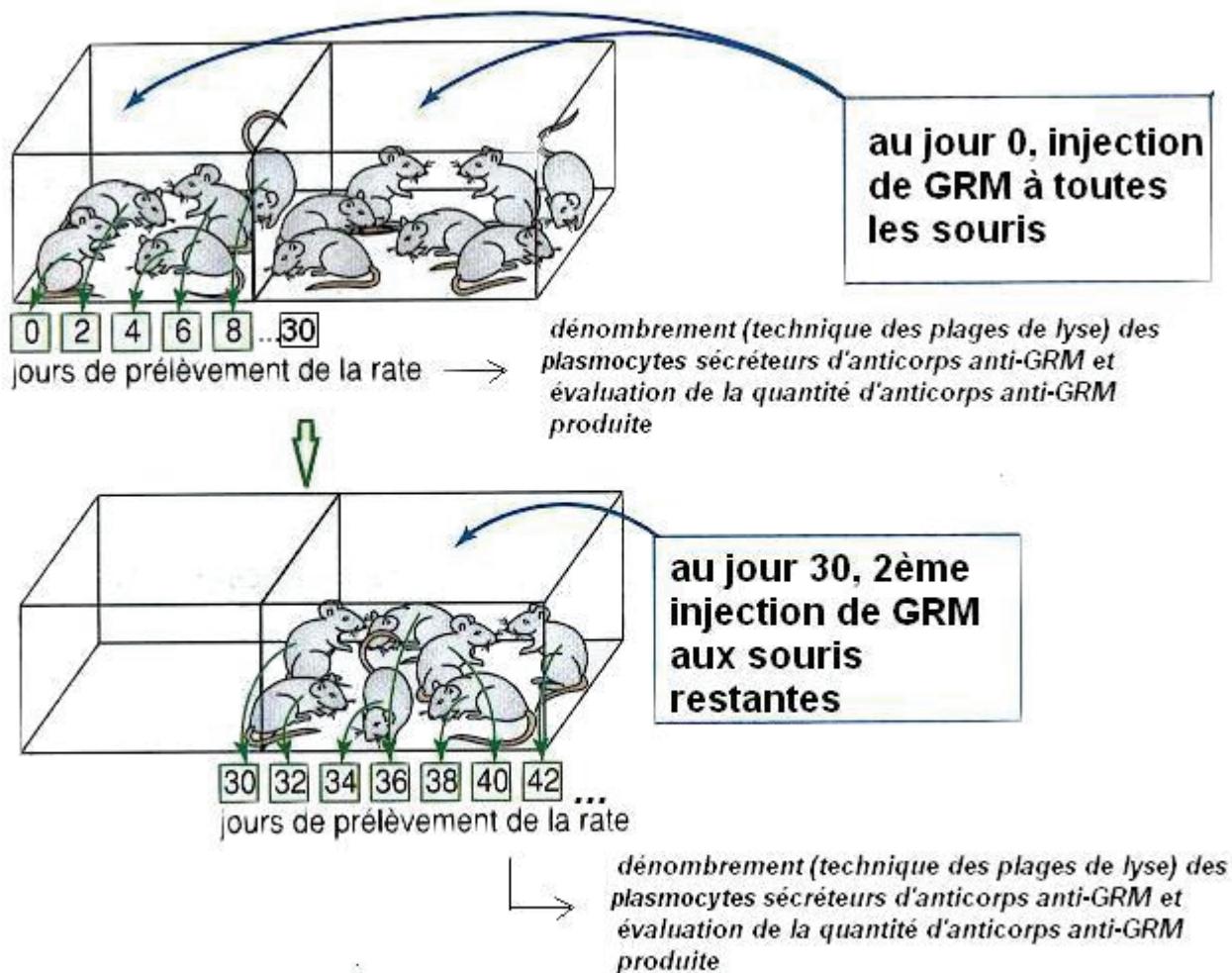
Les expériences de référence utilisées pour la construction des modèles

3. Pour la mise en évidence d'une mémoire immunitaire construite lors de la réponse adaptative

Expérience référente : évaluation du nombre de plasmocytes sécréteurs d'anticorps anti-GRM en réponse à deux injections de GRM (d'après manuel Bordas TS édition 2002, modifié et simplifié)

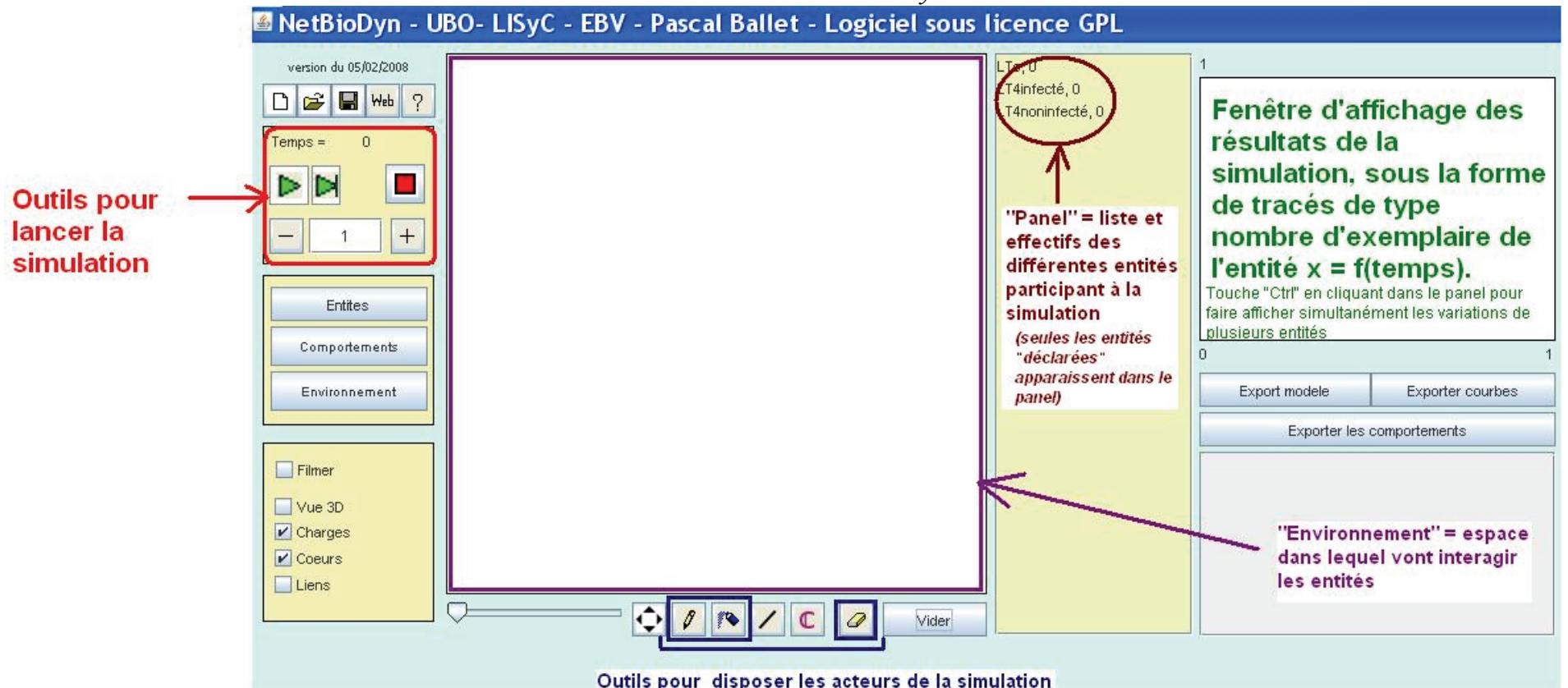
- Des souris reçoivent une première injection de globules rouges de mouton (GRM) au jour zéro.
- Parmi toutes les souris, la moitié subit des prélèvements de rate : une première souris le jour de l'injection, une seconde deux jours après l'injection, une troisième quatre jours après, etc.
- Les souris restantes reçoivent une seconde injection de GRM, le 30^e jour après la première injection. Des prélèvements de rate sont ensuite réalisés successivement tous les deux jours chez les différentes souris de ce deuxième lot.
- Les lymphocytes provenant de chaque prélèvement sont mis en culture en présence de GRM et le nombre de plasmocytes sécréteurs d'anticorps anti-GRM est apprécié à l'aide de la technique des plages de lyse.

Représentation simplifiée du protocole



Modifié d'après manuel BORDAS Terminale S, 2002, p. 414

Logiciel NetBioDyn – Fonctionnalités utiles pour faire tourner un modèle
Interface de NetBioDyn



Ouvrir un modèle		Le modèle à ouvrir est un fichier de type « .nbd »
Disposer les acteurs de la simulation (=placer les entités souhaitées dans l'environnement)		Disposer les acteurs de manière unitaire avec le crayon
		Disposer les acteurs par groupe avec le spray
		Gommer une entité précise
		Vider l'environnement
Lancer la simulation		Appuyer sur le bouton « play » Faire si nécessaire une pause pendant la simulation L'arrêt ramène à la situation initiale + et - accélère ou ralentit la simulation

Initiation à la construction d'un modèle

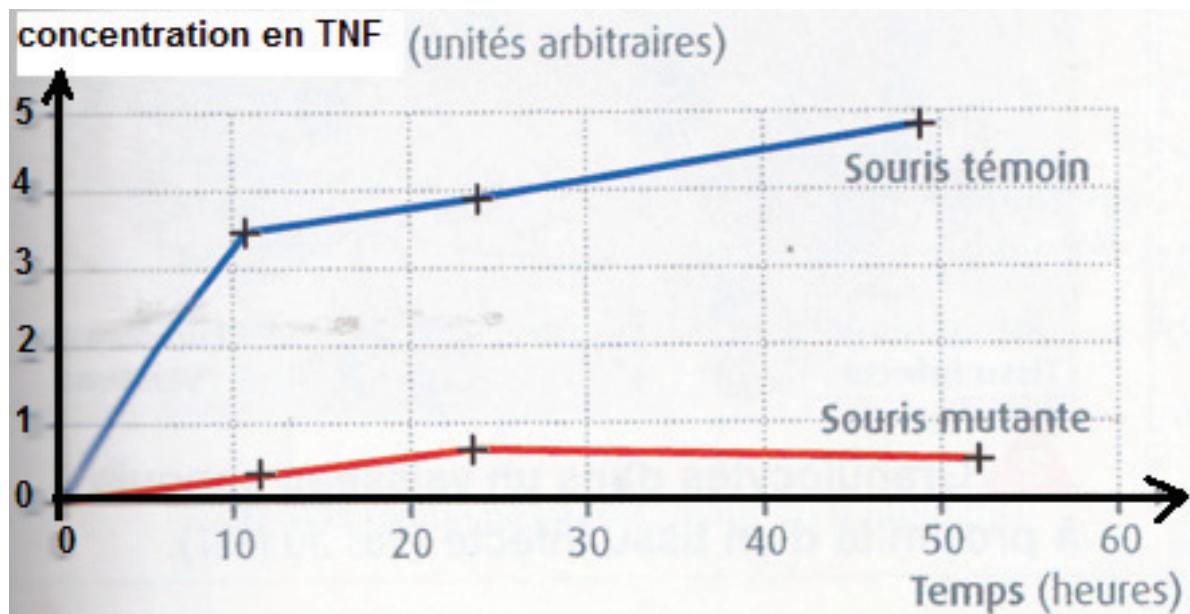
Création d'un modèle à partir d'une expérience de référence et de son résultat

L'expérience de référence

- Protocole

Il s'agit de mesurer la concentration en TNF dans le milieu de culture de macrophages isolés à partir de souris infectées par le virus de l'herpès. On utilise deux groupes de souris infectées : des souris sauvages (témoin) et des souris mutantes qui ne possèdent pas de récepteur PRR fonctionnel.

- Résultat



Résultat de la culture in vitro de macrophages des deux catégories en présence du virus de l'herpès

Source : Belin TS édition 2012

Préparation « sur papier » des étapes de la création du modèle

⇒ Entités à déclarer ?

⇒ Mise en équation du comportement des entités ?

Logiciel NetBioDyn - Fonctionnalités utiles pour construire un modèle

Etape 1 - Déclarer les entités

The main interface shows a toolbar with icons for file operations and a sidebar with buttons for 'Entites', 'Comportements', and 'Environnement'. A red arrow points from the 'Entites' button in the sidebar to the 'Ajouter une entité' button in the 'Toutes les entités' dialog box.

Etape 2 - Mettre en équation le comportement des entités

The 'Entité' configuration dialog box contains fields for 'Nom de l'entité' (Entity name), 'Taille' (Size), 'Probabilité de déplacement' (Movement probability), 'Demi-vie (0=infinie)' (Half-life), 'Apparen...', 'Visible dans panel' (Visible in panel), and 'Visible' (Visible). A red box highlights the 'Entité' tab at the top. Another red box highlights the 'Visible dans panel' checkbox. A red arrow points from the 'Visible dans panel' checkbox in the dialog to the 'Visible dans panel' checkbox in the 'Toutes les entités' dialog.

**Etape 3 - Paramétriser (si nécessaire)
l'environnement**

