

**M/S : médecine sciences**

# **La galectine-1 est un ligand du récepteur des lymphocytes pré-B** **Galectin-1 is a ligand for the pre-B cell receptor**



Laurent Gauthier, Benjamin Rossi and Claudine Schiff

Volume 19, Number 2, février 2003

URI: <https://id.erudit.org/iderudit/000681ar>

[See table of contents](#)

Publisher(s)

SRMS: Société de la revue médecine/sciences  
Éditions EDK

ISSN

0767-0974 (print)  
1958-5381 (digital)

[Explore this journal](#)

Cite this article

Gauthier, L., Rossi, B. & Schiff, C. (2003). La galectine-1 est un ligand du récepteur des lymphocytes pré-B. *M/S : médecine sciences*, 19(2), 144-146.

Tous droits réservés © M/S : médecine sciences, 2003

This document is protected by copyright law. Use of the services of Érudit (including reproduction) is subject to its terms and conditions, which can be viewed online.

<https://apropos.erudit.org/en/users/policy-on-use/>

**Érudit**

This article is disseminated and preserved by Érudit.

Érudit is a non-profit inter-university consortium of the Université de Montréal, Université Laval, and the Université du Québec à Montréal. Its mission is to promote and disseminate research.

<https://www.erudit.org/en/>

## La galectine-1 est un ligand du récepteur des lymphocytes pré-B

Laurent Gauthier, Benjamin Rossi, Claudine Schiff

> Le développement des lymphocytes B dans la moelle osseuse des mammifères est un processus très finement contrôlé, qui aboutit à la production d'une population de lymphocytes B immatures, diversifiés et tolérants aux antigènes du soi. La diversité qui caractérise l'ensemble de la population B se manifeste par l'existence d'une multitude de clones exprimant chacun un récepteur de l'antigène singulier. C'est la recombinaison des gènes codant pour les immunoglobulines et l'exclusion allélique qui, en assurant l'expression d'un récepteur pour l'antigène (BCR) unique à chaque cellule B, crée cette diversité. C'est au cours des différentes étapes du développement des cellules B que se fait le réarrangement séquentiel des gènes codant pour les chaînes des immunoglobulines (Ig), d'abord pour les chaînes lourdes  $\mu$ , puis les chaînes légères  $\kappa$  et  $\lambda$ . Par ailleurs, la différenciation peut être suivie par l'expression de marqueurs de surface comme CD34, CD19, la chaîne lourde  $\mu$  et la pseudo-chaîne légère (SLC, *surrogate light chain*) constituée de l'association des protéines  $\lambda$ -like et Vpré-B. De façon simplifiée, on reconnaît trois étapes majeures de la différenciation lymphoïde B (selon la combinaison des 4 marqueurs mentionnés ci-dessus) (Figure 1A): pro-B (CD34<sup>+</sup> CD19<sup>+</sup> SLC<sup>+</sup>  $\mu$ <sup>-</sup>), pré-B (CD34<sup>-</sup> CD19<sup>+</sup> SLC<sup>+</sup>  $\mu$ <sup>+</sup>) et B immature (CD19<sup>+</sup>  $\mu$ <sup>+</sup>  $\kappa$ <sup>+</sup> ou  $\lambda$ <sup>+</sup>). Chacune de ces étapes est en outre caractérisée par un profil d'expression génique et un spectre spécifique d'interactions avec l'environnement médullaire.

Au stade pré-B, la SLC s'exprime à la surface des cellules accompagnée de la chaîne lourde  $\mu$ , et associée aux molécules CD79a et CD79b qui assurent la transduc-

tion du signal par des motifs ITAM, et ce complexe moléculaire forme un récepteur fonctionnel, le pré-BCR (Figure 1B). L'étape d'association de la SLC avec la chaîne  $\mu$  néosynthétisée constitue un point de contrôle essentiel de la constitution du pré-BCR et du développement B. En effet, chez l'homme et chez la souris, le pré-BCR est impliqué dans l'amplification de la population pré-B, dans la sélection du répertoire des chaînes  $\mu$ , et il influence positivement l'expression transcriptionnelle des gènes des chaînes légères  $\kappa$  [1]. Le mécanisme physiologique par lequel le pré-BCR est activé *in vivo* était jusqu'à présent inconnu. Notre laboratoire vient de démontrer l'existence d'un ligand pour le récepteur pré-B qui est produit par l'environnement médullaire [2].

Les cellules « stromales » constituant l'environnement médullaire participent à la différenciation B en établissant des contacts directs avec les précurseurs B par l'intermédiaire de molécules d'adhérence comme VCAM-1 (*vascular cell adhesion molecule*) dont le récepteur sur le précurseur B est l'intégrine VLA-4 (ou  $\alpha 4\beta 1$ , ou CD49dCD29) et en sécrétant des facteurs solubles comme l'interleukine-7, le SCF (*stem cell factor*), Flt3-L ou la chimiokine SDF-1 (*stromal-derived factor 1*, le ligand de CXCR4), tous susceptibles de contrôler la croissance, la maturation et la survie des précurseurs B (Figure 1C). Or, nous avons démontré récemment que la SLC et des molécules pré-BCR humaines, produites sous forme soluble, étaient capables de se lier de façon spécifique à certaines de ces cellules stromales adhérentes, issues de plusieurs espèces et de plusieurs tissus, et

dont certaines permettent la différenciation des précurseurs B en lymphocytes matures pré-B. En utilisant la SLC humaine recombinante comme sonde, nous avons isolé par biochimie préparative, et identifié par spectrométrie de masse, une molécule exprimée par les cellules stromales qui se lie au pré-BCR: la galectine-1 (GAL1). GAL1 est une S-lectine qui

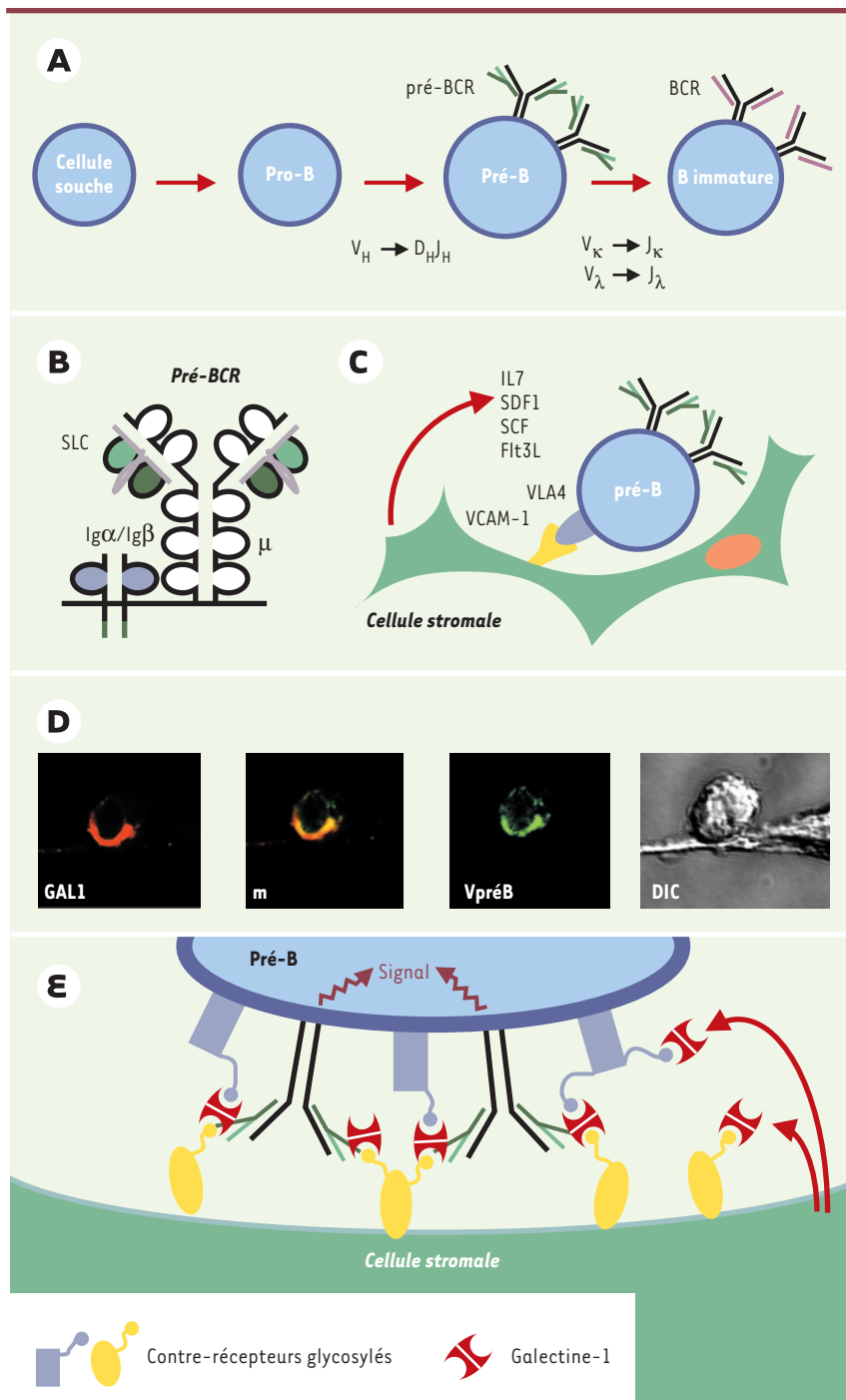
appartient à la famille des galectines, très conservée au cours de l'évolution. Les galectines possèdent une spécificité de liaison pour les  $\beta$ -galactosides et leurs domaines de reconnaissance des sucres sont très homologues. Nous avons établi que la SLC et GAL1 interagissent de façon directe, avec une constante d'affinité de  $2.10^6 \text{ M}^{-1}$ . Cette interaction ne fait pas intervenir les sucres et implique un site de liaison sur GAL1 différent de la poche se liant aux sucres. GAL1 est une molécule soluble, son ancrage à la surface des cellules stromales se fait par l'intermédiaire de contre-récepteurs glycosylés, et la fixation de la SLC aux cellules stromales est dépendante de la présence de GAL1 ancrée à la membrane cellulaire. Lorsqu'on examine par microscopie confocale la localisation du pré-BCR et de GAL1 lors de l'interaction entre les cellules pré-B et des lignées stromales, on trouve une co-localisation des deux molécules au niveau de la zone de contact entre les deux cellules, entraînant la formation d'une synapse (Figure 1D). Comme le montre la Figure 1, la localisation du pré-BCR dans la synapse est toujours incluse dans celle de GAL1, suggérant que GAL1, outre sa liaison au pré-BCR, peut aussi interagir avec des contre-récepteurs présents à la surface des cellules pré-B. Enfin, nos résultats montrent que la formation de la synapse entre les cellules pré-B et stromale s'accompagne de la mise en route d'une activité intracellulaire de phosphorylation des tyrosines et d'un signal de transduction à

Centre d'Immunologie  
Inserm-Cnrs  
de Marseille-Luminy,  
case 906,  
13288 Marseille Cedex 9,  
France.  
[schiff@ciml.univ-mrs.fr](mailto:schiff@ciml.univ-mrs.fr)

partir du pré-BCR. Un modèle visualisant l'organisation moléculaire de la synapse, qui peut être qualifiée de « développementale », est présenté sur la *Figure 1E*. La nature des contre-récepteurs de la galectine-1 qui sont impliqués dans l'établissement de la synapse entre les cellules

pré-B et stromales reste à déterminer. Néanmoins, des contre-récepteurs de la galectine-1 ont déjà été identifiés dans d'autres systèmes biologiques: il s'agit de protéines de la matrice extracellulaire (laminine et fibronectine) ou de récepteurs de surface comme CD45, CD43, CD7,

CD2, CD3 ou GM1. GAL1 participe à de nombreuses fonctions biologiques comme l'adhérence, la croissance et la mort cellulaires. GAL1 et ses contre-récepteurs se comportent comme de puissants régulateurs de l'homéostasie du système immunitaire [3], et ce sont les signaux délivrés



lules ainsi que par les pré-BCR. La galectine-1 se comporte comme l'organisateur moléculaire d'un maillage qui rassemble les contre-récepteurs et les récepteurs pré-B. La formation de ce réseau est responsable de la re-localisation et du déclenchement de la signalisation des pré-BCR.

par les différents contre-récepteurs qui déterminent la nature des réponses biologiques [4]. Les galectines induisent des effets contrastés sur la croissance cellulaire, et l'effet biologique observé – prolifération ou apoptose – dépend du type cellulaire et du statut d'activation cellulaire. Par exemple, il a été rapporté que GAL1 pouvait à la fois jouer un rôle d'inhibition de la prolifération sur les cellules T, et promouvoir la prolifération des cellules endothéliales vasculaires. Les galectines jouent aussi un rôle crucial dans les processus de transformation cellulaire et dans la formation des métastases.

Il nous reste à déterminer quel est le rôle physiologique de GAL1 sur les cellules pré-B. La propriété remarquable qu'a cette lectine d'organiser – à l'interface entre le précurseur B et la cellule stromale – un réseau de contre-récepteurs glycosylés dans lequel le pré-BCR est engagé et stimulé laisse présager un rôle fonctionnel

déterminant d'une telle organisation *in vivo*. Compte tenu de la perte de la population pré-B chez les souris *SLC<sup>-/-</sup>* [5], la formation de la synapse entre les cellules pré-B et stromales pourrait être essentielle pour stimuler l'entrée en cycle des cellules pré-B et pour assurer la transition entre les grandes et les petites cellules pré-B, qui caractérise la différenciation lymphocytaire. ♦

### Galectin-1 is a ligand for the pre-B cell receptor

#### RÉFÉRENCES

1. Melchers F, ten Boekel E, Seidl T, *et al.* Repertoire selection by pre-B-cell receptors and B-cell receptors, and genetic control of B-cell development from immature to mature B cells. *Immunol Rev* 2000; 175: 33-46.
2. Gauthier L, Rossi B, Roux F, Termine E, Schiff C. Galectin-1 is a stromal cell ligand of the pre-BCR implicated in synapse formation between pre-B and stromal cells and in pre-BCR triggering. *Proc Natl Acad Sci USA* 2002; 99: 13014-9.
3. Rabinovich GA, Baum LG, Tinari N, *et al.* Galectins and their ligands: amplifiers, silencers or tuners of the inflammatory response? *Trends Immunol* 2002; 23: 313-20.
4. Hughes RC. Galectins as modulators of cell adhesion. *Biochimie* 2001; 83: 667-76.
5. Shimizu T, Mundt C, Licence S, Melchers F, Martensson IL. VpreB1/VpreB2/lambda 5 triple-deficient mice show impaired B cell development but functional allelic exclusion of the IgH locus. *J Immunol* 2002; 168: 6286-93.

## NOUVELLE

### La levure, une aide pour décrypter les maladies mitochondriales humaines ?

Françoise Foury

➤ La séquence complète d'un génome eucaryote fut obtenue pour la première fois en 1996 chez la levure de boulanger *Saccharomyces cerevisiae* [1]. Il apparut alors que la moitié des gènes avaient échappé aux cribles de la mutagenèse classique et que, pour bon nombre d'entre eux, leur fonction ne pouvait être prédite par l'analyse de leur séquence. Des études d'analyse fonctionnelle furent alors développées chez *S. cerevisiae*, comme le projet EUROFAN, financé par la Commission européenne, qui conduisit au clonage et à la délétion individuelle de 700 gènes de *S. cerevisiae* de fonction totalement inconnue (<http://mips.gsf.de/proj/eurofan/index.html>).

Récemment, un consortium américano-européen a construit 5916 mutants délétés, soit une collection presque complète du génome (96,5 % des phases ouvertes de lecture annotées [ORF, *open reading frame*] de *S. cerevisiae*) [2-3]. Chaque gène a été remplacé par une cassette de délétion contenant le gène bactérien *Kan<sup>R</sup>* responsable chez la levure de la résistance à la généticine [4], et de part et d'autre de celui-ci, deux séquences de 20 nucléotides distinctes et différentes pour chaque délétion (Figure 1). Ces séquences, qui constituent des code-barres caractérisant spécifiquement chaque gène délété, permettent d'analyser en parallèle un

Unité de Biochimie  
physiologique,  
Université Catholique  
de Louvain,  
place Croix du Sud, 2-20,  
1348 Louvain-la-Neuve,  
Belgique  
[foury@fysa.ucl.ac.be](mailto:foury@fysa.ucl.ac.be)

mélange de souches délétées. La collection de souches délétées est cultivée dans un milieu donné et des échantillons cellulaires sont prélevés au cours de la croissance. L'ADN des cassettes de délétion est extrait et amplifié par PCR grâce à deux oligonucléotides communs à toutes les cassettes de délétion, puis il est hybridé à des puces à ADN Affymétrie<sup>®</sup> correspondant aux 11832 code-barres des cassettes de délétion. Dans un mélange de souches, l'abon-