

des mutations dans le gène codant pour CD38 aient été trouvées chez des patients NIDDM japonais.

Il faut ajouter que les anticorps sont également retrouvés chez 10,1 % des diabétiques insulino-dépendants; il est possible, par conséquent, que CD38 agisse comme un auto-antigène dans l'insulte auto-immune des diabètes de type 1.

M.R.

1. Takasawa S, Tohgo A, Noguchi N, *et al.* Synthesis and hydrolysis of cyclic ADP-ribose by human leukocyte antigen CD38 and inhibition of the hydrolysis by ATP. *J Biol Chem* 1993; 268: 26052-4.
2. Takasawa S, Nata K, Yonekura H, Okamoto H. Cyclic ADP-ribose in insulin secretion from pancreatic beta cells. *Science* 1993; 259: 370-3.
3. Howard M, Grimaldi JC, Bazan JF, *et al.* Formation and hydrolysis of cyclic ADP-ribose catalyzed by lymphocyte antigen CD38. *Science* 1993; 262: 1056-9.
4. Kato I, Takasawa S, Akabane A, *et al.* Regulatory role of CD38 (ADP-ribosyl cyclase/cyclic ADP-

ribose hydrolase) in insulin secretion by glucose in pancreatic beta cells. Enhanced insulin secretion in CD38-expressing transgenic mice. *J Biol Chem* 1995; 270: 30045-50.

5. Takasawa S, Akiyama T, Nata K, *et al.* Cyclic ADP-ribose and inositol 1,4,5-trisphosphate as alternate second messengers for intracellular Ca²⁺ mobilization in normal and diabetic beta-cells. *J Biol Chem* 1998; 273: 2497-500.

6. Ikehata F, Satoh J, Nata K, *et al.* Autoantibodies against CD38 (ADP-ribosyl cyclase/cyclic ADP-ribose hydrolase) that impair glucose-induced insulin secretion in noninsulin-dependent diabetes patients. *J Clin Invest* 1998; 102: 395-401.

■■■ BRÈVES ■■■

■■■ L'ostéoprotégérine et son ligand: un couple important pour le métabolisme osseux.

Les ostéoclastes, dont la fonction est de résorber la matrice osseuse, dérivent des cellules souches hématopoïétiques (alors que les ostéoblastes, qui synthétisent les constituants osseux, ont une origine différente) et ont un ancêtre commun avec les monocytes-macrophages [1]. Leur identification repose sur plusieurs critères: leur expression du récepteur de la calcitonine, une activité enzymatique phosphatase acide tartrate-résistante, et leur capacité à résorber des particules osseuses *in vitro*; cette dernière propriété étant la base du test fonctionnel identifiant les ostéoclastes. Leur différenciation *in vitro* à partir de progéniteurs hématopoïétiques requiert la présence de cellules stromales et de vitamine D3, mais on ne connaissait pas la (les) molécule(s) responsable(s) de cette différenciation terminale. En 1997, l'ostéoprotégérine (OPG), structurellement proche de la famille des récepteurs du TNF (*tumor necrosis factor*) a été identifiée comme un inhibiteur naturel de l'activité des ostéoclastes et de leur différenciation [2]. Le groupe d'AMGEN a alors suspecté que l'OPG agissait en séquestrant le facteur responsable de la différenciation des ostéoclastes, le rendant ainsi indisponible. La structure de l'OPG prédisait que son ligand potentiel devait être une protéine transmembranaire (de type II) de la famille du TNF, ce que confirme une publication récente dans *Cell*

[3]. La stratégie logique pour identifier ce ligand consistait à utiliser comme sonde en immunofluorescence une protéine de fusion OPG-Fc à la recherche de cellules exprimant le ligand à leur surface, et une lignée de cellules hématopoïétiques murines, 32D, s'est révélée positive. L'ADNc codant pour le ligand d'OPG (OPG-L) murin a ensuite été cloné par expression à partir des cellules 32D et l'ADNc codant pour l'OPG-L humain à partir d'une banque de tissu ganglionnaire. De masse moléculaire 45 kDa, transmembranaire (un fragment de 31 kDa est relargué sous forme soluble), orienté avec une partie amino-terminale intracytoplasmique, OPG-L est identique à deux protéines récemment décrites comme immunomodulateurs (RANCE et TRANK ligand). Le transcrite d'OPG-L est détecté dans les cellules stromales médullaires, les ganglions, la rate et le thymus (cette expression dans les organes lymphoïdes s'expliquant peut-être par le rôle potentiel de OPG-L dans la régulation de la réponse immune), et les régions osseuses où le métabolisme est intense. *In vitro*, OPG-L se lie efficacement et spécifiquement à la protéine OPG, confirmant qu'il en est bien le (ou un des) ligand(s). En synergie avec le M-CSF (*monocyte colony-stimulating factor* ou CSF-1), OPG-L permet la différenciation de précurseurs monocytaires en ostéoclastes fonctionnels et cela même en l'absence de cellules stromales et de vitamine D3 requises antérieurement. OPG-L n'est cependant pas un facteur

de croissance à proprement parler car, seul, il est inactif, et son association au M-CSF est indispensable pour assurer la survie et la prolifération des précurseurs monocytaires. OPG-L agit surtout sur la maturation terminale des ostéoclastes ce que traduit, d'une part, l'expression (en association avec le M-CSF) des transcrits spécifiquement associés à cette voie de différenciation (récepteur de la calcitonine, enzymes lysosomiales, intégrine $\alpha\text{v}\beta3$) et, d'autre part, la formation de cellules géantes multinucléées caractéristiques douées d'une activité de résorption osseuse. Celle-ci est mesurée *in vitro* et *in vivo* (induction d'une hypercalcémie, ostéopénie confirmée par étude histomorphométrique) après injection de la forme soluble du ligand purifié. L'importance du couple OPG, OPG-L dans le métabolisme osseux est aussi confirmée par l'ostéoporose sévère que développent les animaux dont le gène *OPG* a été invalidé, étude citée dans l'article de *Cell* mais qui n'est pas encore publiée. Restent à identifier maintenant le récepteur de OPG-L à la surface des précurseurs ostéoclastiques, à clarifier le rôle de cette molécule dans la régulation de la réponse immune, et à en déterminer l'utilité potentielle en thérapeutique.

[1. Jurdic P, Solari F. *Med Sci* 1997; 13: 1285-93.]

[2. Simonet W, *et al.* *Cell* 1997; 89: 309-19.]

[3. Lacey DL, *et al.* *Cell* 1998; 93: 165-76.]