

M/S : médecine sciences



***To die or not to die?* un modèle de la signalisation
dichotomique de TNF-R1
Towards the understanding of TNF-R1 signaling dichotomy ?**

Olivier Micheau

Volume 20, Number 2, février 2004

URI: <https://id.erudit.org/iderudit/007673ar>

[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

Micheau, O. (2004). *To die or not to die?* un modèle de la signalisation dichotomique de TNF-R1. *M/S : médecine sciences*, 20(2), 153–155.

Tous droits réservés © M/S : médecine sciences, 2004

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/>



et les anomalies qui lui sont associées, et comment il peut aboutir à deux syndromes qui, malgré leurs nombreux points communs, représentent cependant des entités cliniques distinctes.

Enfin, bien que *NSDI* soit certainement le gène majeur dans ces deux maladies, des recherches doivent être poursuivies dans les cas où *NSDI* ne semble pas impliqué. ♦

***NSDI* gene and congenital macrosomias**

RÉFÉRENCES

1. Kurotaki N, Imaizumi K, Harada N, *et al.* Haplo insufficiency of *NSDI* causes Sotos syndrome. *Nature* 2002 ; 30 : 305-6.
2. Douglas J, Hanks S, Temple K, *et al.* *NSDI* mutations are the major cause of Sotos syndrome and occur in some cases of Weaver syndrome but are rare in other overgrowth phenotypes. *Am J Hum Genet* 2003 ; 27 : 132-43.
3. Rio M, Clech L, Amiel J, *et al.* Spectrum of *NSDI* mutations in Sotos and Weaver syndromes. *J Med Genet* 2003 ; 40 : 436-40.
4. Imaizumi K, Kimura J, Matsuo M, *et al.* Sotos syndrome associated with a de novo balanced reciprocal translocation t(5;8)(q35;q24.1). *Am J Hum Genet* 2002 ; 107 : 58-60.
5. Opitz JM, Weaver DW, Reynolds JF. The syndrome of Sotos and Weaver : reports and review. *Am J Med Genet* 1998 ; 79 : 294-304.

NOUVELLE

To die or not to die ? un modèle de la signalisation dichotomique de TNF-R1

Olivier Micheau

> Les membres de la famille du TNF (*tumor necrosis factor*) jouent un rôle dans la prolifération, la différenciation et la mort cellulaires, notamment dans le contexte de la réponse immunitaire et de la réaction inflammatoire [1]. Certains récepteurs de ces cytokines possèdent en commun un motif intracellulaire très conservé, constitué d'une soixantaine d'acides aminés, nommé domaine de mort (*death domain*). Ce motif est nécessaire à l'activation du processus de mort cellulaire en réponse à l'engagement du récepteur correspondant. Par exemple, en réponse à l'interaction du ligand de Fas (CD95-L) avec son récepteur (Fas/CD95) ou celle de TRAIL avec l'un de ses récepteurs, ce motif interagit avec la molécule adaptatrice FADD (*Fas-associated death domain*) par l'intermédiaire de laquelle le récepteur recrute la procaspase-8. Du fait de la trimérisation du récepteur, nécessaire à son interaction avec le ligand, le recrutement de la procaspase-

8 par chaque récepteur permet un enrichissement local en cette enzyme qui favorise son autoactivation. L'activation de la caspase-8 est la première étape d'une cascade protéolytique conduisant à la mort cellulaire par apoptose [2].

La voie de signalisation aboutissant à la mort cellulaire en réponse au TNF est plus complexe. Le récepteur 1 du TNF (TNF-R1) possède un domaine de mort comparable à celui de Fas ou des récepteurs de TRAIL et les protéines FADD et caspase-8 sont indispensables au déclenchement de l'apoptose en réponse à l'engagement de ce récepteur [1]. Cependant, contrairement à ce qui est observé en réponse à l'engagement de Fas ou des récepteurs de TRAIL [2], ni FADD, ni la procaspase-8 ne sont recrutés au niveau membranaire lors de l'engagement de TNF-R1 [2]. Cet engagement peut induire des signaux de survie aussi bien

Inserm U.517,
Mort cellulaire et cancer,
Faculté de médecine
et de pharmacie,
Université de Bourgogne,
7, boulevard Jeanne d'Arc,
21000 Dijon, France.

omicheau@u-bourgogne.fr

que des signaux de mort et nous avons montré récemment que ces effets contradictoires mettaient en jeu deux complexes distincts [3]. La formation d'un premier complexe (complexe I), associé à la membrane plasmique, est responsable de

l'activation de la voie de survie impliquant NF-κB. C'est un deuxième complexe (complexe II), cytosolique, qui active les voies de mort cellulaire. Le dialogue entre ces 2 complexes détermine la survie cellulaire (Figure 1).

Le complexe I associe la molécule adaptatrice TRADD, la kinase RIP, la molécule adaptatrice TRAF-2, et le complexe IKK (IKKα, IKKβ et IKKγ) responsable de l'activation de la voie NF-κB. Au cours de la formation de ce complexe, certaines des protéines qui le constituent sont modifiées par ubiquitinylation dans les «radeaux lipidiques» de la membrane plasmique. L'altération de ces structures riches en lipides prévient la phosphorylation de la protéine I-κBα, et sensibilise les cellules à l'activité pro-

apoptotique du TNF [4]. Ni FADD, ni la procaspase-8 ne participent à la formation du complexe I [3, 5], quelle que soit la sensibilité des cellules à l'apoptose induite par le TNF.

En activant NF- κ B, le complexe I augmente l'expression de gènes tels que *TRAF-1*, *TRAF-2*, *c-IAP1* et *c-IAP2* [6]. Cependant, nous avons montré qu'aucun de ces gènes ne peut, à lui seul, bloquer l'activité cytotoxique du TNF. En revanche, une autre cible de NF- κ B, la molécule FLIP, peut à elle seule inhiber complètement l'activité pro-apoptotique du TNF lorsque son expression augmente [7].

Le complexe II est composé de la quasi-totalité du complexe I, à l'exception du récepteur TNF-R1. À la différence du complexe I, il contient aussi la molécule adaptatrice FADD et les caspases initiateuses 8 et 10. Le passage du complexe I au complexe II semble induit par des modifications de RIP et de TRADD exposant le domaine de mort de TRADD, permettant le recrutement de FADD et, par son intermédiaire, des caspases initiateuses. L'inactivation de TRADD chez la souris devrait à cet égard livrer de précieuses informations.

La composition du complexe II varie en fonction de la capacité des cellules à

activer NF- κ B en réponse à l'engagement du TNFR1. Dans les cellules dans lesquelles NF- κ B est activé, la cellule surexprime FLIP qui participe à la formation du complexe II et prévient le recrutement de la caspase-10 en s'associant préférentiellement à la caspase-8. Le TNF induit alors un signal de survie et le complexe II ne provoque pas la mort cellulaire. Dans les cellules dans lesquelles NF- κ B n'est pas activé en réponse à l'engagement du TNFR1, l'expression de FLIP diminue progressivement, permettant le déclenchement de l'apoptose. Du fait de la complexité de cette voie de signalisation, la mort induite par le TNF

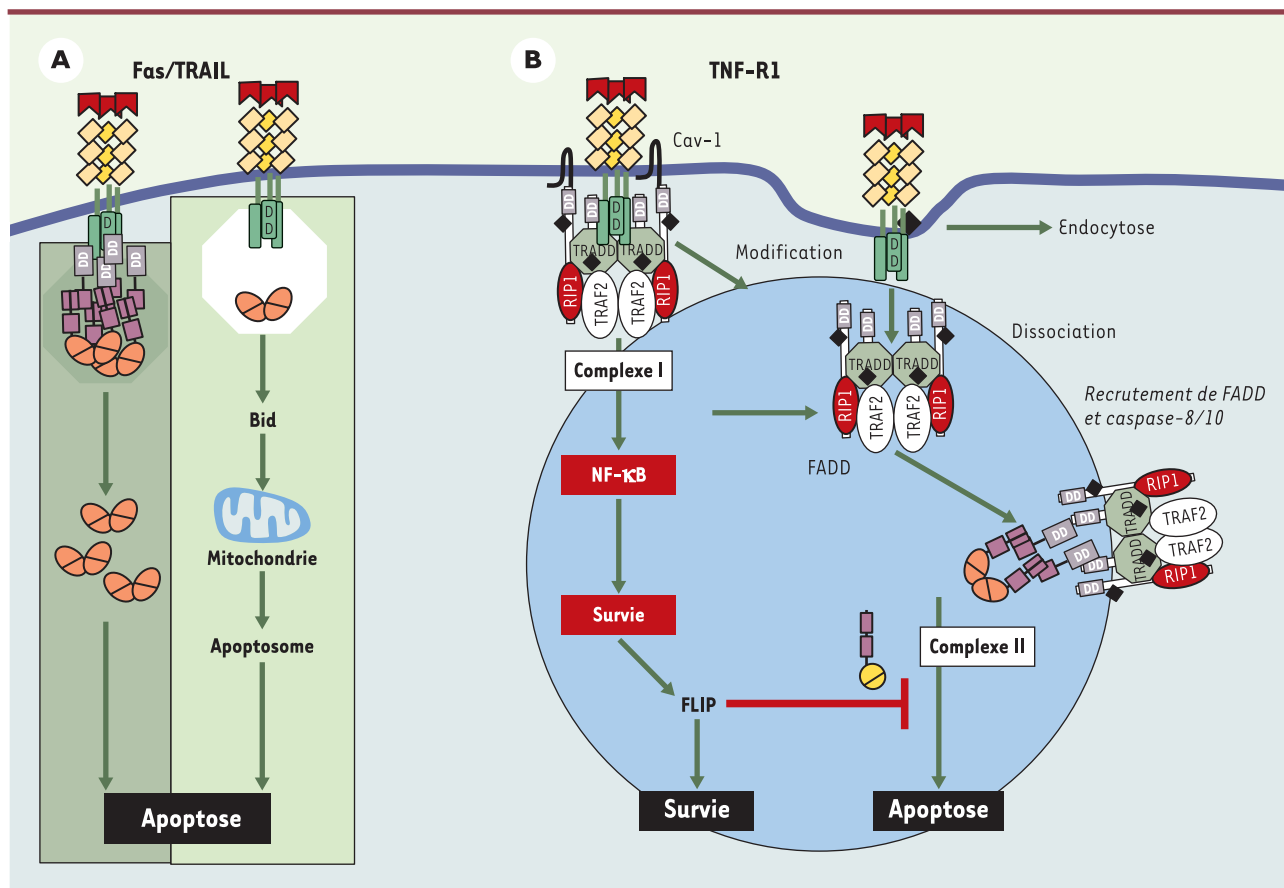


Figure 1. Modèle d'activation des récepteurs de la famille du TNF (tumor necrosis factor). A. Fas et TRAIL induisent l'activation de l'apoptose au niveau de la membrane plasmique via un complexe unique appelé DISC (death inducing signaling complex) dont l'activité protéolytique nécessite parfois une boucle d'amplification du signal impliquant Bid et la mitochondrie (mt). B. L'activation de l'apoptose par TNF-R1 requiert la formation de deux complexes distincts. Le complexe (I), membranaire, est responsable de l'activation de la voie de survie induite par NF- κ B. Le complexe (II), pro-apoptotique, se forme dans un second temps, après modification du complexe (I) et dissociation de ces composants du récepteur du TNF, permettant le recrutement de la protéine adaptatrice FADD et des caspases activateuses (-8 et -10). Ce complexe, cytosolique, équivaut au DISC de Fas ou de TRAIL et est capable d'activer l'apoptose lorsque la voie NF- κ B est inactive. Dans le cas contraire, la molécule anti-apoptotique, FLIP, réglée positivement par le complexe (I), bloque l'activation de l'apoptose.



est plus lente que celle induite par l'engagement de Fas ou des récepteurs de TRAIL. Lorsque la voie NF- κ B est fonctionnelle, des inhibiteurs de la traduction tels que le cycloheximide permettent de sensibiliser les cellules au TNF et cela est probablement dû à la diminution de l'expression de FLIP dont la demi-vie est courte.

Ce schéma général complexe (Figure 1) a le mérite de réconcilier l'ensemble des données publiées à l'heure actuelle. Il a cependant été récemment montré que la voie JNK peut également déterminer le devenir des cellules après activation de TNFR1 [8], par un mécanisme post-mitochondrial impliquant Smac dans le contrôle de l'activation de la pro-caspase-8, notamment en déstabilisant le complexe inhibiteur c-IAP1-TRAF2. Ces données, bien que difficilement conciliables avec le modèle que nous présentons, ouvrent la voie à de nouvelles investigations qui nous permettront, peut-être un jour, d'élucider le mode opératoire de ce récepteur et de cibler spécifiquement l'un ou l'autre de ces complexes à des fins thérapeutiques visant à traiter les maladies autoimmunes ou certains cancers liés au TNF [9]. ♦

Towards the understanding of TNF-R1 signaling dichotomy ?

RÉFÉRENCES

1. Mak TW, Yeh WC. Signaling for survival and apoptosis in the immune system. *Arthritis Res* 2002; 4 (suppl 3): S243-52.
2. Ashkenazi A, Dixit VM. Death receptors: signaling and modulation. *Science* 1998; 281: 1305-8.
3. Micheau O, Tschopp J. Induction of TNF receptor 1-mediated apoptosis via two sequential signaling complexes. *Cell* 2003; 114: 181-90.
4. Legler DF, Micheau O, Doucey MA, Tschopp J, Bron C. Recruitment of TNF receptor 1 to lipid rafts is essential for TNF α -mediated NF- κ B activation. *Immunity* 2003; 18: 655-64.
5. Harper N, Hughes M, MacFarlane M, Cohen GM. Fas-associated death domain protein and caspase-8 are not recruited to the tumor necrosis factor receptor 1 signaling complex during tumor necrosis factor-induced apoptosis. *J Biol Chem* 2003; 278: 25534-41.
6. Wang CY, Mayo MW, Korneluk RG, Goeddel DV, Baldwin AS Jr. NF- κ B antiapoptosis: induction of TRAF1 and TRAF2 and c-IAP1 and c-IAP2 to suppress caspase-8 activation. *Science* 1998; 281: 1680-3.
7. Micheau O, Lens S, Gaide O, Alevizopoulos K, Tschopp J. NF- κ B signals induce the expression of c-FLIP. *Mol Cell Biol* 2001; 21: 5299-305.
8. Deng Y, Ren X, Yang L, Lin Y, Wu X. A JNK-dependent pathway is required for TNF α -induced apoptosis. *Cell* 2003; 115: 61-70.
9. Micheau O. Cellular FLICE-inhibitory protein: an attractive therapeutic target? *Expert Opin Ther Targets* 2003; 7: 559-73.

GLOSSAIRE (→)

FADD	<i>Fas associated death domain</i>	(→) m/s
TRADD	<i>TNF receptor 1-associated death domain</i>	2002, n° 8-9,
IAP	<i>Inhibitor of apoptosis proteins</i>	p. 841, p. 861
FLICE	<i>Fadd-like ICE. FLICE is also known as caspase-8</i>	et p. 881
FLIP	<i>FLICE inhibitory protein</i>	
IKK	<i>IκB kinases (IκB : inhibitor of NF-κB)</i>	
TRAIL	<i>Tumor necrosis factor-related apoptosis-inducing ligand</i>	
TRAF	<i>TNF receptor associated factor</i>	