

**M/S : médecine sciences**



## **Stress oxydatif et angiogenèse : rôle majeur d'AP-1** **Oxidative stress and angiogenesis : major role of AP-1**

Damien Gerald, Moshe Yaniv et Fatima Mechta-Grigoriou

Volume 21, numéro 3, mars 2005

URI : <https://id.erudit.org/iderudit/010680ar>

[Aller au sommaire du numéro](#)

Éditeur(s)

SRMS: Société de la revue médecine/sciences  
Éditions EDK

ISSN

0767-0974 (imprimé)  
1958-5381 (numérique)

[Découvrir la revue](#)

Citer cet article

Gerald, D., Yaniv, M. & Mechta-Grigoriou, F. (2005). Stress oxydatif et angiogenèse : rôle majeur d'AP-1. *M/S : médecine sciences*, 21(3), 233–235.

Tous droits réservés © M/S : médecine sciences, 2005

Cet document est protégé par la loi sur le droit d'auteur. L'utilisation des services d'Érudit (y compris la reproduction) est assujettie à sa politique d'utilisation que vous pouvez consulter en ligne.

<https://apropos.erudit.org/fr/usagers/politique-dutilisation/>

**é**rudit

Cet article est diffusé et préservé par Érudit.

Érudit est un consortium interuniversitaire sans but lucratif composé de l'Université de Montréal, l'Université Laval et l'Université du Québec à Montréal. Il a pour mission la promotion et la valorisation de la recherche.

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

## Stress oxydatif et angiogenèse : rôle majeur d'AP-1

Damien Gerald, Moshe Yaniv, Fatima Mechta-Grigoriou

Unité Expression  
génétique et maladies,  
FRE 2850, Institut Pasteur,  
25, rue du Docteur Roux,  
75724 Paris Cedex 15,  
France.  
[fmechta@pasteur.fr](mailto:fmechta@pasteur.fr)

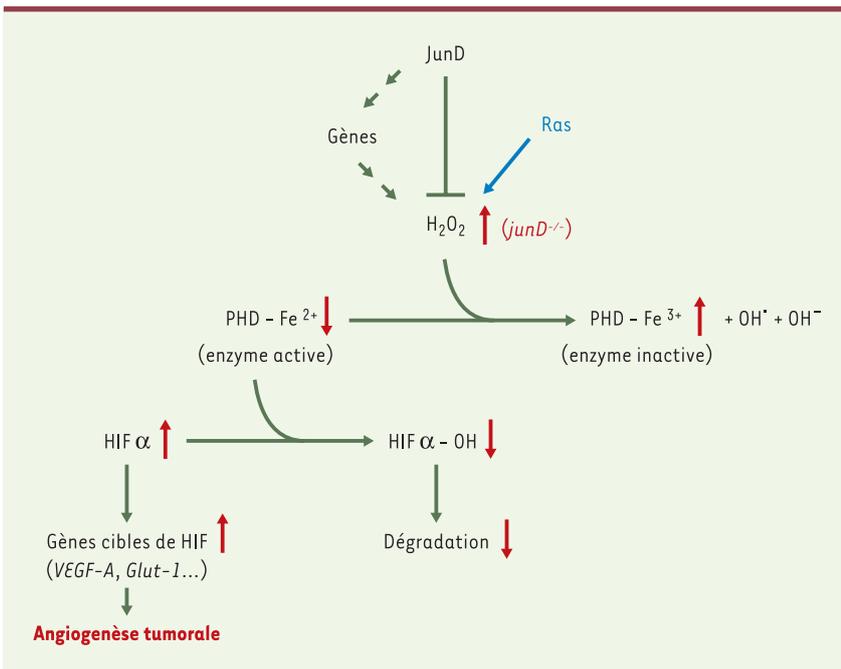
ment par ce processus angiogénique [1]. L'angiogenèse - nécessaire à la formation et au bon fonctionnement de l'organisme - peut cependant devenir délétère. Lors du développement de tumeurs solides, la néoformation

> Le fonctionnement normal d'un tissu dépend de l'apport en oxygène et en nutriments par les vaisseaux sanguins. La compréhension des mécanismes impliqués dans la formation du système vasculaire est donc devenue un objectif majeur au cours de ces dernières années. Pendant l'embryogenèse, la formation

des vaisseaux se produit en deux étapes, la vasculogenèse et l'angiogenèse. La vasculogenèse correspond à l'apparition des vaisseaux primaires formant un réseau vasculaire immature. Puis ce réseau se ramifie et se stabilise lors de l'angiogenèse. À l'âge adulte, de nouveaux vaisseaux se développent égale-

de vaisseaux sanguins permet la croissance tumorale au-delà de 2 mm de diamètre. De plus, ce système vasculaire anormal favorise la dissémination des métastases dans la circulation sanguine [2]. La capacité d'une tumeur à promouvoir cette angiogenèse dépend de mutations acquises lors de la transformation des cellules.

Des formes constitutivement actives des protéines Ras ont été décrites dans un grand nombre de cancers tels que les adénocarcinomes du pancréas, du côlon ou du foie... [3]. Une fois activée, cette petite protéine G induit l'accumulation des dérivés toxiques de l'oxygène, encore appelés radicaux libres ou ROS (*reactive oxygen species*) et favorise la croissance tumorale [4]. Les ROS sont des facteurs importants pour le développement et l'angiogenèse des tumeurs [5]. L'activation de la protéine Ras augmente la vascularisation des tumeurs en stimulant l'expression du facteur pro-angiogénique VEGF-A (*vascular endothelial growth factor-A*) [6]. L'expression de VEGF-A est contrôlée par le facteur de transcription HIF-1 (*hypoxia inducible factor-1*). Ce facteur pallie un déficit en oxygène, appelé stress hypoxique, en activant l'expression de gènes pro-angiogéniques comme VEGF-A, érythropoïétiques tels que l'érythropoïétine, et glycolytiques comme le transporteur spécifique du glucose *Glut-1* [7]. HIF-1 est un hétérodimère formé par deux sous-unités, HIF-1 $\alpha$  et HIF-1 $\beta$ . Si la sous-unité  $\beta$  est présente constitutivement dans les cellules, la sous-unité  $\alpha$  s'accumule dans les cellules soumises à un stress hypoxique. L'activation



**Figure 1. Mécanisme de régulation des radicaux libres (ROS) et de l'angiogenèse par JunD.** Le facteur de transcription JunD protège les cellules du stress oxydatif en réglant négativement l'expression de gènes impliqués dans la production de peroxyde d'hydrogène (H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>) et positivement ceux impliqués dans la défense contre ce stress. La délétion du gène *junD* (*junD*<sup>-/-</sup>; flèches rouges) provoque une accumulation de H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>. Le peroxyde d'hydrogène oxyde Fe<sup>2+</sup> en Fe<sup>3+</sup> au niveau du site catalytique des HIF-prolyl hydroxylases (PHD) et altère leur activité. Par conséquent, la protéine HIF-1 $\alpha$  s'accumule et stimule la transcription du gène pro-angiogénique VEGF-A, induisant l'angiogenèse tumorale. Réciproquement, la surexpression de JunD diminue la quantité de H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> intracellulaire, réduisant l'effet toxique du stress oxydatif et l'angiogenèse tumorale induite par l'oncogène *ras*.

constitutive de Ras stabilise la sous-unité HIF-1 $\alpha$  en conditions normoxiques. Les mécanismes moléculaires impliqués dans cette stabilisation de HIF-1 $\alpha$  par *ras* n'ont été que récemment définis [8].

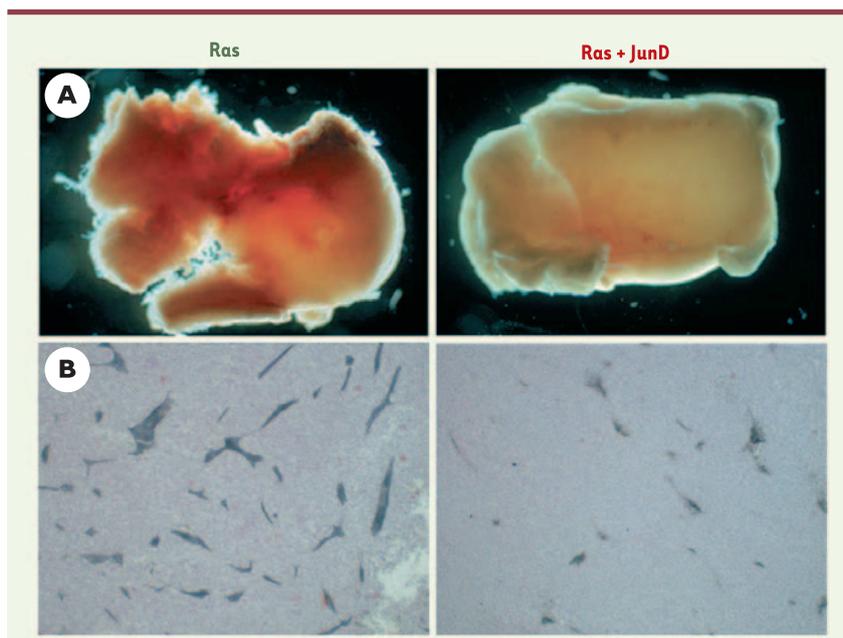
Notre étude décrypte, en effet, le mécanisme de stabilisation de la protéine HIF-1 $\alpha$  par les ROS en normoxie et son impact majeur sur l'angiogenèse tumorale [8]. Il était déjà établi qu'en présence d'oxygène, HIF-1 $\alpha$  est hydroxylée par les enzymes HIF-prolyl hydroxylases (PHD), dont l'activité dépend de l'oxygène et de deux co-facteurs, le 2-oxoglutarate et le fer ferreux (Fe<sup>2+</sup>) [9]. L'hydroxylation de HIF-1 $\alpha$  induit son interaction avec la protéine VHL (Von Hippel-Lindau), membre d'un complexe ubiquitine-ligase de type E3 qui favorise l'ubiquitinylation et la dégradation par le protéasome de HIF-1 $\alpha$ . Notre étude a mis en évidence que l'accumulation d'oxydants inhibe l'activité des PHD même en présence d'oxygène. Cette inhibition est due à une diminution du Fe<sup>2+</sup> au sein du site catalytique de ces enzymes. Cette diminution résulte elle-même de l'oxydation du Fe<sup>2+</sup> en fer ferrique (Fe<sup>3+</sup>) par le H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>, décrite par la réaction physicochimique de Fenton (H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> + Fe<sup>2+</sup> → OH• + OH<sup>-</sup> + Fe<sup>3+</sup>). Ainsi, en favorisant l'accumulation de ROS, la transformation cellulaire réduit l'activité des PHD menant à la stabilisation de HIF-1 $\alpha$ . HIF-1 stimule alors l'expression de VEGF-A et l'angiogenèse tumorale (Figure 1). Cette étude décrit un important mécanisme de régulation des enzymes PHD contrôlant la dégradation de la protéine HIF-1 $\alpha$  et l'angiogenèse. Ces enzymes initialement identifiées comme des « senseurs » de l'oxygène, apparaissent aussi régulées par des variations de l'équilibre redox de la cellule. En effet, l'oxydation du Fe<sup>2+</sup> en Fe<sup>3+</sup> en leur site catalytique inhibe l'activité des PHD. Or, de nombreuses causes physiologiques ou pathologiques, telles la transformation cellulaire ou l'infection, peuvent conduire à un déséquilibre de cet état redox et donc à un dérèglement

des PHD. La découverte de ce nouveau mécanisme de régulation permettra de mieux expliquer l'accumulation de la protéine HIF-1 $\alpha$  dans certaines maladies et de développer de nouvelles stratégies thérapeutiques.

Notre étude a de plus révélé que JunD, membre de la famille des facteurs de transcription AP-1 (*activator protein 1*), réduit l'angiogenèse tumorale en limitant la production d'oxydants. La surexpression de JunD dans des fibroblastes transformés par l'oncogène *ras* favorise l'inversion partielle du phénotype transformé des cellules [10]. JunD possède également un effet anti-angiogénique puissant en réprimant l'expression de VEGF-A (Figure 2). Par ailleurs, l'expression de VEGF-A est stimulée dans les cellules déficientes pour le gène *junD* (*junD*<sup>-/-</sup>). Ainsi, si l'expression constitutive de JunD diminue la transcription de VEGF-A, sa délétion augmente son expression. Cet

effet de balancier résulte de l'action de JunD sur les oxydants. Les cellules *junD*<sup>-/-</sup> accumulent des oxydants qui stabilisent HIF-1 $\alpha$  selon le mécanisme dépendant du Fe<sup>2+</sup> décrit plus haut ; réciproquement, la surexpression de JunD protège les cellules d'un stress oxydatif. L'effet protecteur de JunD contre le stress oxydatif revêt une importance particulière par sa capacité à réduire le développement vasculaire tumoral. Ces résultats suggèrent que JunD a un impact sur d'autres phénomènes nécessitant la formation de nouveaux vaisseaux sanguins, par exemple : ischémie, cicatrisation ou renouvellement de l'endomètre lors du cycle menstruel chez la femme. Enfin, il ouvre également de nouvelles voies d'investigation dans la compréhension des différentes maladies liées au stress oxydatif. ♦

#### Oxidative stress and angiogenesis : major role of AP-1



**Figure 2. Effet anti-angiogénique de JunD.** A. Tumeurs représentatives issues de l'injection de cellules cancéreuses chez des souris nude. Les tumeurs dérivées des cellules transformées par l'oncogène *ras* (Ras) apparaissent fortement hémorragiques et vascularisées. Au contraire, les tumeurs dérivées des cellules transformées par *ras* et surexprimant JunD (Ras + JunD) sont pâles et peu vascularisées. B. Analyse immunohistochimique sur coupes à l'aide d'un marqueur spécifique des cellules endothéliales (PECAM1, *platelet endothelial cell adhesion molecular marker*). La surexpression de JunD diminue le nombre et la taille des vaisseaux sanguins.

## RÉFÉRENCES

1. Jain RK. Molecular regulation of vessel maturation. *Nat Med* 2003 ; 9 : 685-93.
2. Folkman J. What is the evidence that tumors are angiogenesis dependent ? *J Natl Cancer Inst* 1990 ; 82 : 4-6.
3. Bos JL. ras oncogenes in human cancer : a review. *Cancer Res* 1989 ; 49 : 4682-9.
4. Irani K, Xia Y, Zweier JL, et al. Mitogenic signaling mediated by oxidants in Ras-transformed fibroblasts. *Science* 1997 ; 275 : 1649-52.
5. Brown NS, Bicknell R. Hypoxia and oxidative stress in breast cancer. Oxidative stress : its effects on the growth, metastatic potential and response to therapy of breast cancer. *Breast Cancer Res* 2001 ; 3 : 323-7.
6. Kranenburg O, Gebbink MF, Voest EE. Stimulation of angiogenesis by Ras proteins. *Biochim Biophys Acta* 2004 ; 1654 : 23-37.
7. Lee JW, Bae SH, Jeong JW, et al. Hypoxia-inducible factor (HIF-1) $\alpha$  : its protein stability and biological functions. *Exp Mol Med* 2004 ; 36 : 1-12.
8. Gerald D, Berra E, Frapart YM, et al. JunD reduces tumor angiogenesis by protecting cells from oxidative stress. *Cell* 2004 ; 118 : 781-94.
9. Epstein AC, Gleadle JM, McNeill LA, et al. *C. elegans* EGL-9 and mammalian homologs define a family of dioxygenases that regulate HIF by prolyl hydroxylation. *Cell* 2001 ; 107 : 43-54.
10. Pfarr CM, Mehta F, Spyrou G, et al. Mouse JunD negatively regulates fibroblast growth and antagonizes transformation by ras. *Cell* 1994 ; 76 : 747-60.

## NOUVELLE

### Rififyline et recyclage : quel trafic !

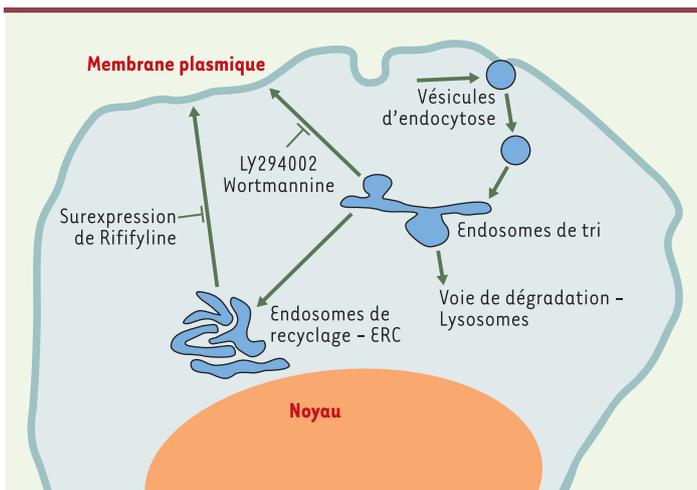
Franck Coumailleau, Charles Babinet, Michel Cohen-Tannoudji

Unité Biologie du développement,  
CNRS URA 2578,  
Institut Pasteur,  
25, rue du Docteur Roux,  
75724 Paris Cedex 15,  
France.  
[m-cohen@pasteur.fr](mailto:m-cohen@pasteur.fr)

> L'endocytose est un processus fondamental par lequel des composés extracellulaires ainsi que des constituants membranaires sont internalisés, puis

acheminés vers différents compartiments intracellulaires. Le recyclage d'une partie des éléments endocytosés (Figure 1) joue un rôle clé dans de nom-

breux événements cellulaires comme l'incorporation de nutriments, le maintien de la polarité cellulaire, la mobilité cellulaire ou encore la transduction du signal [1, 2]. Après internalisation, protéines et lipides membranaires sont, dans un premier temps, transportés vers les endosomes précoces ou les endosomes de tri. Dans ce compartiment, s'opère le tri entre les molécules qui seront dirigées vers les endosomes tardifs, puis éventuellement vers les lysosomes pour y être dégradés, et celles qui seront recyclées vers la membrane plasmique, soit directement, soit après avoir transité par les endosomes de recyclage (ERC, *endocytic recycling compartment*). Les compartiments impliqués dans cette voie sont extrêmement dynamiques. Les chemins suivis par les molécules endocytosées sont nombreux, complexes et impliquent l'action coordonnée d'un grand nombre de molécules assurant leur tri et leur adressage précis aux différents compartiments intracellulaires [3]. À l'heure actuelle, nos connaissances sur les mécanismes de régulation du trafic le long de la voie de recyclage sont assez limitées [4]. Une première raison à cela est que seul un petit nombre de molé-



**Figure 1. La voie de recyclage.** Les vésicules d'endocytose formées après invagination de la membrane plasmique sont dirigées vers les endosomes de tri (ou endosomes précoces) avec lesquels elles fusionnent. Dans ce compartiment s'effectue un tri sélectif entre les molécules qui seront dégradées et celles qui seront recyclées vers la membrane plasmique. Ces dernières peuvent être recyclées directement depuis les endosomes de tri ou transiter *via* les endosomes de recyclage (ERC, *endocytic recycling compartment*). Les inhibiteurs des phosphatidyl-inositol-3-kinases tels que la wortmannine et le LY294002 inhibent le recyclage depuis les endosomes de tri. La surexpression de la Rififyline affecte le recyclage depuis l'ERC.

