

M/S : médecine sciences



Différenciation du nucléosome: le rôle des variants de l'histone H2A

Histone variants: the third way of nucleosome differentiation

Pierre-Yves Perche, Michel Robert-Nicoud, Saadi Khochbin and Claire Vourc'h

Volume 19, Number 11, novembre 2003

URI: <https://id.erudit.org/iderudit/007287ar>

[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

Perche, P.-Y., Robert-Nicoud, M., Khochbin, S. & Vourc'h, C. (2003).
Différenciation du nucléosome: le rôle des variants de l'histone H2A. *M/S : médecine sciences*, 19(11), 1137–1145.

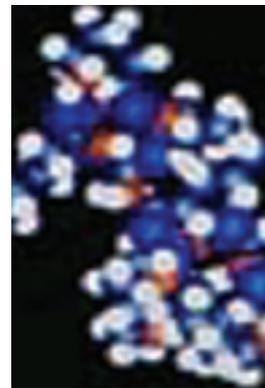
Article abstract

The histones H2A, H2B, H3 and H4 are very conserved basic proteins that wrap almost two turns of DNA to form the nucleosome core. Conventional histones can be replaced with histone variants that are found in all eukaryotic organisms. Together with other nucleosome modification pathways, histone variants participate in the functional specialization of chromatin. In this review, we focus on three major H2A histone variants: H2A.X, H2A.Z and macroH2A. Recent discoveries highlight their involvement in crucial events such as DNA repair and transcriptional regulation.

> Les histones conventionnelles H2A, H2B, H3 et H4 sont des protéines basiques très conservées autour desquelles s'enroule l'ADN pour former l'unité de base de la chromatine: le nucléosome. Ces histones du cœur du nucléosome peuvent être remplacées par des variants qui sont présents chez tous les organismes eucaryotes. Les variants d'histones participent, avec les autres voies de modification du nucléosome, à la spécialisation fonctionnelle de la chromatine. Dans cette synthèse, nous nous focalisons sur trois variants majeurs de l'histone H2A (H2A.X, H2A.Z et macroH2A). Les recherches récentes mettent en lumière leur implication dans des événements cruciaux comme la réparation de l'ADN ou la régulation de la transcription. <

Différenciation du nucléosome : le rôle des variants de l'histone H2A

Pierre-Yves Perche, Michel Robert-Nicoud, Saadi Khochbin, Claire Vourc'h



cis (glissement) ou en *trans* (transfert) [1].

La seconde voie, celle des modifications post-traductionnelles des histones comprend plusieurs types de modifications: acétylation, phosphorylation, ADP-ribosylation, méthylation ou encore

ubiquitinylation. Elles affectent les extrémités amino- ou carboxy-terminales des quatre histones du cœur du nucléosome, situées en surface de celui-ci. Une combinaison de différentes modifications post-traductionnelles peut être associée spécifiquement à un état fonctionnel donné comme, par exemple, l'activation de la transcription. Ce véritable « langage » a conduit au concept de « code des histones » [2].

Enfin, la troisième voie, aujourd'hui l'objet d'un intérêt grandissant, met en jeu les variants d'histones. Ces variants sont présents chez tous les organismes eucaryotes et constituent des isoformes non alléliques des histones conventionnelles H2A, H2B, H3 et H4. Les variants, comme les histones classiques, sont consti-

Dans le noyau des cellules eucaryotes, la compaction physique de l'ADN et la régulation de ses différentes fonctions sont assurées par des protéines spécifiques. Une catégorie de ces protéines, les histones H2A, H2B, H3 et H4, s'associent pour former un octamère autour duquel s'enroule l'ADN. La particule nucléo-protéique constituée est le nucléosome (Figure 1A). Le nucléosome est le constituant de base de la chromatine et joue un rôle essentiel dans les grandes fonctions nucléaires (transcription, réplication, réparation de l'ADN). Pour moduler son activité, la cellule met en œuvre trois voies principales: le recrutement de complexes de remodelage du nucléosome, les modifications post-traductionnelles des histones et l'incorporation des variants d'histones (Figure 2).

La première voie implique trois grandes familles de complexes de remodelage dépendants de l'ATP: SWI/SNF, ISW et Mi-2/NuRD. Toutes ont en commun la présence d'une sous-unité ATPase, et requièrent l'hydrolyse de l'ATP pour modifier la structure chromatienne, par déplacement de l'octamère d'histones en

UMR s-309,

Université Joseph Fourier,

Inserm, Institut Albert-Bonniot,
38706 La Tronche

pierre-yves.perche@ujf-grenoble.fr

tués de trois hélices α reliées entre elles par deux courtes boucles L1 et L2. Cette structure est appelée *histone fold* et permet la dimérisation des histones (Figure 1B). Elle est conservée au cours de l'évolution. Au sein du nucléosome, la substitution d'une histone conventionnelle par un variant peut créer un nouveau complexe nucléo-protéique de structure et de stabilité modifiées. Cette modification pourrait favoriser le recrutement de facteurs régulateurs pour assurer les grandes fonctions nucléaires.

Deux classifications des variants d'histones ont été proposées. La première, basée sur la structure, distingue les variants homéomorphes des variants hétéromorphes. Les variants homéomorphes sont retrouvés dans toutes les classes d'histones, et ne diffèrent de leurs homologues conventionnels que par quelques substitutions d'acides aminés sans conséquence sur leur mobilité électrophorétique (à l'exception de H2A2) [3]. Au contraire, les variants hétéromorphes [4] présentent une extrémité carboxy-terminale dont la taille et la séquence en acides aminés sont suffisamment variables pour modifier de façon significative leur mobilité électrophorétique. Ces variants sont retrouvés dans les classes d'histones H2A et H2B et sont intégrés dans la chromatine dans des proportions variables. La seconde classification repose sur des critères plus fonctionnels: dépendance ou indépendance de la synthèse par rapport à la réplication, existence d'une spécificité tissulaire d'expression.

Dans cet article, nous avons choisi de nous focaliser sur trois variants majeurs de l'histone H2A associés à des fonctions spécifiques connues: les variants H2A.X, H2A.Z et macroH2A (Tableau 1). Un quatrième variant, H2A-Bbd, a été récemment découvert, mais n'a fait l'objet que de rares études [5]. Quelle peut être l'origine de la spécificité fonctionnelle des variants? L'histone H2A est la seule des quatre histones du cœur des nucléosomes dont l'extrémité carboxy-terminale s'étend au-delà de l'*histone fold*. Cette extrémité occupe une position critique puisqu'elle interagit avec l'ADN à son entrée et à sa sortie du nucléosome [6]. La comparaison de la séquence en acides aminés des trois variants de H2A indique clairement que, si les séquences correspondant à l'*histone fold* divergent faiblement, l'extrémité carboxy-terminale de chacun des variants est très variable (Figure 3). Cette extrémité pourrait donc participer à la spécialisation fonctionnelle des variants de l'histone H2A.

L'histone H2A.X

Au début de la réplication, la quantité d'ARN codant pour les histones conventionnelles est augmentée de 10 à 50 fois. Cette augmentation est corrélée à une augmentation de la synthèse des protéines histones au

cours de la phase S. Le gène du variant H2A.X code pour deux ARN. Le premier, de grande taille, est polyadénylé, et son expression est indépendante de la réplication [7]. Le second, environ trois fois plus court, est tronqué dans sa région 3' non traduite (UTR), n'est pas polyadénylé et son expression est dépendante de la réplication: sa concentration décroît lorsque les cellules sont traitées avec des inhibiteurs de la réplication. De façon remarquable, la protéine H2A.X est retrouvée chez tous les eucaryotes supérieurs. Chez l'homme, elle est présente dans tous les types cellulaires testés. Elle subit plusieurs types de modifications post-traductionnelles: acétylation [8], ADP-ribosylation [9] et phosphorylation [10]. Cette dernière modification a été décrite comme directement associée à la présence du variant au niveau des sites de cassures de l'ADN. La forme phosphorylée du variant H2A.X est connue sous le nom de γ H2A.X.

Un rôle dans la réparation des coupures double brin de l'ADN

L'histone γ H2A.X semble impliquée dans le maintien de l'intégrité du génome en réponse aux lésions double brin de l'ADN. Elle est dans ce cas phosphorylée par la kinase ATM (*ataxia telangiectasia mutated*) [11] sur un motif conservé qui comprend la sérine 139. Des expériences d'immunofluorescence montrent que dans les noyaux des cellules soumises à des radiations ionisantes [12] ou en apoptose [16], H2A.X est rapidement phosphorylé. γ H2A.X se distribue alors sous forme de foyers dans les noyaux interphasiques et sous forme de bandes sur les chromosomes métaphasiques, révélant ainsi le recrutement massif de ce variant dans les régions lésées. Parmi les protéines présentes au sein de ces

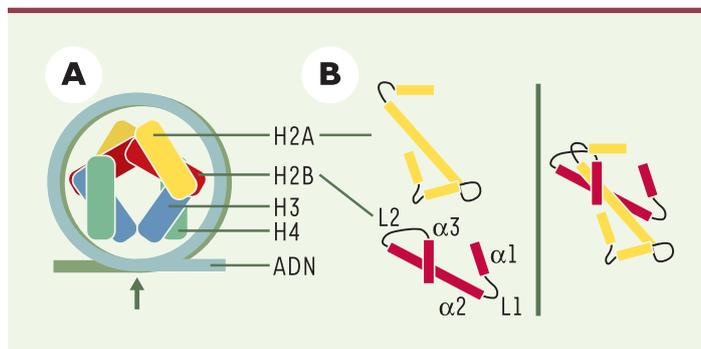


Figure 1. Structure schématique de la particule cœur du nucléosome. A. La double hélice d'ADN s'enroule autour de l'octamère d'histones. Les extrémités amino-terminales des histones ne sont pas représentées. **B.** Le repliement (*histone fold*) des hélices α et des boucles de connexion (L) des histones H2A et H2B permet leur dimérisation.

foyers, on trouve également des protéines impliquées dans la réparation de l'ADN comme les protéines du complexe MRN (Mre11/Rad50/Nbs1), Rad51, BRCA1 ainsi que la protéine p53P1 (suppresseur de tumeur associé à la protéine p53) [13]. γ H2A.X semble jouer un rôle clé dans l'initiation de la formation de ces complexes. De plus, le recrutement des facteurs de réparation au sein des foyers nucléaires à la suite de lésions de l'ADN est inhibé par la Wortmannine, inhibiteur fongique des kinases PI3KK responsables de la phosphorylation du variant [14]. L'implication de la forme phosphorylée du variant dans les mécanismes de recombinaison est également suggérée par la présence de foyers γ H2A.X au niveau des sites de coupures double brin produits au cours de la méiose [15].

Si γ H2A.X et les protéines associées au sein de ces foyers participent probablement au maintien de l'intégrité des chromosomes, les signaux physiologiques qui activent les systèmes de surveillance ne sont pas encore décrits. Au cours de l'apoptose, γ H2A.X apparaît dès la fragmentation de l'ADN, et il semblerait que l'introduction dans la cellule d'une endonucléase à activité apoptotique suffise à induire la forme phosphorylée de ce variant [16].

Enfin, récemment, une accumulation nucléaire de γ H2A.X a également été décrite dans les cellules T, au locus du récepteur α soumis au clivage V(D)J induit par la protéine activatrice de la recombinaison [17]. Une accumulation du variant phosphorylé a aussi été observée au niveau du locus TCR (*T cell receptor*) siège de la réaction de recombinaison permettant la fusion des gènes codant pour les régions variables et constantes des chaînes lourdes d'immunoglobulines. Cette réaction de recombinaison est altérée dans les souris *H2A.X^{-/-}*, ce qui suggère que γ H2A.X joue un rôle fonctionnel essentiel dans ce processus [18].

H2A.X et surveillance de la réplication

Parallèlement à son implication dans la reconnaissance et la réparation des coupures double brin de l'ADN, γ H2A.X pourrait participer au contrôle de la réplication de l'ADN. Si on inhibe la réplication par de l'hydroxyurée ou par une faible irradiation UV, une accumulation du variant se produit dans les fourches de réplication dont la progression est arrêtée [19]. Dans ce cas, la formation de foyers γ H2A.X est sous le contrôle de la kinase ATR (*ataxia teleangiectasia and rad3 related protein*) et non de ATM comme lors de la réponse aux radiations ionisantes. Ainsi, la cellule serait capable d'analyser la nature des dommages subis par l'ADN et d'activer en retour l'une ou l'autre des deux kinases.

H2A.X et structure chromatinienne

H2A.X, comme H2A.Z [20] et macroH2A [21], est présente dans les nucléosomes et un certain nombre de travaux suggèrent que la phosphorylation de H2A.X est associée à des modifications structurales de la chromatine. Au cours de la reconstitution *in vitro* de nucléosomes à partir d'extraits d'ovocytes de Xénope, une phosphorylation des variants d'histones est observée. Elle se produit pendant la phase précoce de la réaction d'assemblage, lors de l'association du variant H2A.X à l'ADN. Cette phosphorylation transitoire persiste quelques heures et semble importante pour structurer la fibre chromatinienne: une inhibition sélective de la phosphorylation de H2A.X perturbe l'espacement régulier des nucléosomes [22]. De même, l'incubation de noyaux de spermatozoïdes humains en présence d'ions magnésium et d'ATP conduit à un remodelage chromatinien corrélé à une phosphorylation des protamines et de l'histone H2A. En particulier, l'accroissement de l'espace

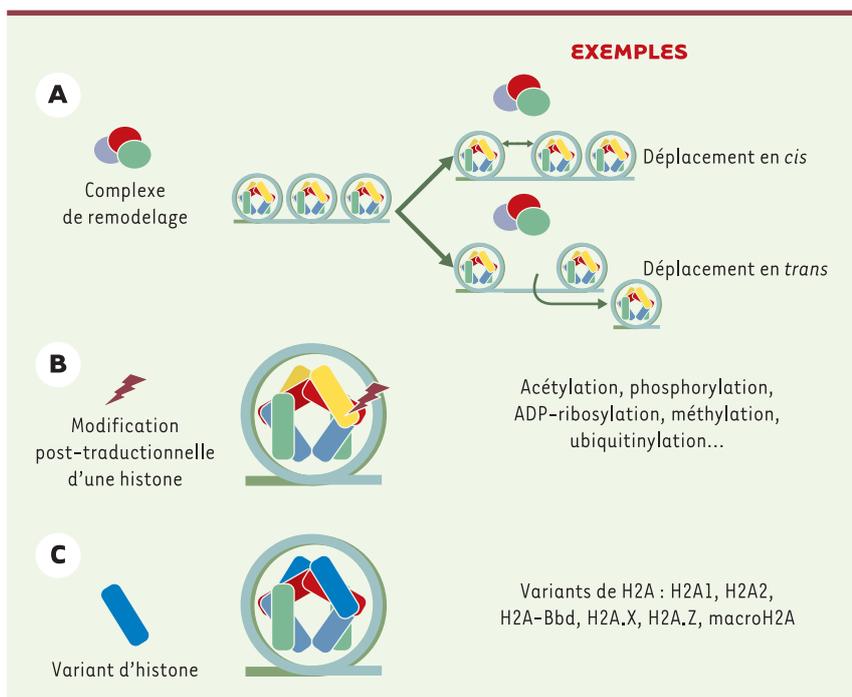


Figure 2. Les trois voies de modification du nucléosome. A. Déplacement en cis ou en trans des nucléosomes par un complexe de remodelage. **B.** Modification post-traductionnelle des extrémités des histones. **C.** Substitution d'une histone conventionnelle par un variant.

entre deux nucléosomes s'accompagne, dans ce cas précis, de la phosphorylation du variant H2A.X [23].

Enfin, dernièrement, un travail réalisé chez la levure par Downs *et al.* [24] semble confirmer l'hypothèse selon laquelle H2A.X entraînerait des modifications structurales de la chromatine. Chez cet organisme, l'histone H2A.1 possède un motif de phosphorylation identique à celui de la région carboxy-terminale du variant H2A.X, absent de la levure. Ce site de phosphorylation est sous le contrôle, comme dans le cas de H2A.X, d'une kinase de la famille des PI3KK. La délétion de ce site de phosphorylation de H2A.1 entraîne une altération de la structure chromatinienne, avec en particulier une sensibilité accrue de la chromatine à la digestion par une endonucléase.

L'histone H2A.Z

Le gène codant pour H2A.Z* est retrouvé chez des organismes comme *S. pombe* [25], *S. cerevisiae* [26] et *Tetrahymena* [27], où sa transcription est réglée au cours du cycle cellulaire et partiellement dépendante de la réplication. En revanche, chez les mammifères, son expression est découplée de la synthèse de l'ADN [28].

Une fonction conservée et spécifique

La séquence peptidique du variant H2A.Z présente 60% d'homologie avec celle de l'histone H2A et 90% d'homologie inter-espèce. Jackson et Gorovsky [29] ont montré que chez la levure *S. cerevisiae*, le ralentissement de croissance associé à l'inactivation du gène codant pour H2A.Z peut être corrigé par l'introduction du gène du protozoaire cilié *Tetrahymena thermophila*. En revanche, l'inactivation du gène codant pour H2A et la létalité associée ne sont pas corrigées par le gène codant pour H2A.Z. D'autres travaux chez la levure [30] ont montré que la fonction de H2A.Z est distincte de celle de H2A. En effet, au sein du nucléosome, l'interaction entre l'histone H4 et le dimère (H2A-H2B) met en jeu une tyrosine de l'histone H4. Une mutation de cette tyrosine induit un arrêt de la croissance des cellules à température restrictive, à tous les stades de division. La surexpression de H2A.Z restaure un phénotype normal chez ces mutants, alors que la surexpression d'autres protéines homologues de H2A (HTA1, BUR6) reste sans effet.

Un rôle essentiel dans la viabilité et le développement

Les levures *S. pombe* délétées du gène H2A.Z croissent lentement et présentent des défauts de ségrégation des chromosomes mitotiques. De même, le rôle essentiel du gène H2A.Z a été montré chez *Tetrahymena* [31], chez la drosophile [32] et chez la souris [33], organismes pour lesquels l'inactivation du gène est létale. Chez la souris, le croisement d'individus hétérozygotes (H2A.Z^{+/-}), fertiles et normaux, ne produit aucun descendant homozygote. Pour confirmer le rôle essentiel de H2A.Z au cours du développement précoce murin, les auteurs ont utilisé la technique d'interférence de fonction génique par injection d'ARN double brin. Dans les œufs fécondés de souris, l'injection d'ARN double brin H2A.Z n'empêche pas le développement jusqu'au stade blastocyste, mais inhibe l'attachement de l'embryon et la poursuite de sa croissance. Au vu de ces résultats, H2A.Z semble donc impliqué dans des fonctions spécifiques liées à la prolifération, la différenciation et/ou le développement.

H2A.Z et régulation de la transcription

Les données cristallographiques obtenues par Suto *et al.* [34] indiquent que la trajectoire de l'ADN qui s'enroule autour de l'octamère d'histones ayant incorporé H2A.Z ne serait pas modifiée. En revanche, les acides aminés spécifiques du variant H2A.Z déstabiliseraient l'association des dimères (H2A.Z-H2B) et (H3-H4). Cette déstabilisation pourrait faciliter l'accessibilité de la chromatine à des facteurs de transcription. Ces affirmations, bien que spécula-

Variant de H2A	Nombre de gènes	Quantité relative dans la famille H2A (en %)	Fonction(s) spécifique(s) associée(s)
H2A1	10	40-60	?
H2A2	1	20-30	?
H2A-Bbd	1	?	?
H2A.X		< 5	Réparation de l'ADN, recombinaison
H2A.Z	1	< 5	Régulation de la transcription
macroH2A1	1	< 5	Répression de la transcription
macroH2A2	1	< 5	Répression de la transcription

Tableau I. Les variants de l'histone H2A chez l'homme (d'après [51]).

* Le variant H2A.Z est nommé différemment suivant les organismes où il est retrouvé (*S. cerevisiae*: HTA3 ou HTZ1, *S. pombe*: PHT1, *T. Thermophila*: hv1, *D. melanogaster*: H2AvD). Par souci de clarté, seul le nom H2A.Z est employé dans cette synthèse.

cieuses (locus HMR) [40]. En conclusion, il semble que H2A.Z puisse jouer un rôle à la fois positif et négatif sur l'expression des gènes.

L'histone macroH2A

Ce variant doit son nom à sa taille inhabituelle (372 acides aminés), qui représente près de trois fois la taille de l'histone H2A conventionnelle. Le premier tiers de la protéine possède environ 64% d'homologie de séquence avec l'histone H2A. Les deux tiers restant ne contiennent aucun motif de type *histone fold* [21]. Deux sous-types de macroH2A ont été identifiés: macroH2A1 et macroH2A2, codés chacun par un gène propre constitué de huit exons codants. Ces deux sous-types présentent 84% d'homologie au niveau de la séquence *histone fold*, et 68% dans la région non histone. Contrairement aux variants H2A.X et H2A.Z, il n'existe que peu de données génétiques ou biochimiques concernant macroH2A. MacroH2A1 est le sous-type le plus étudié.

Une fonction conservée au cours de l'évolution

MacroH2A1 est présent à la fois chez les oiseaux et les mammifères. Son gène code pour deux isoformes, 1.1 ou 1.2, issues d'un épissage alternatif, qui présentent chacune un motif de type «leucine zipper» retrouvé dans certains facteurs de transcription. Ces deux isoformes ne diffèrent l'une de l'autre que par une vingtaine d'acides aminés dans la région non histone. L'analyse de leur taux d'expression tissulaire indique des profils d'expression différents. La forme 1.1 est retrouvée à des taux variables dans les tissus adultes riches en cellules quiescentes. La forme 1.2 est retrouvée principalement dans les tissus à forte prolifération cellulaire (foie fœtal, thymus adulte, testicule) [41]. Ces données suggèrent une fonctionnalité différente de ces sous-types. La séquence protéique, quelle que soit l'isoforme considérée, est remarquablement conservée puisque l'homologie est de 95% entre les classes oiseau et mammifère. Ce degré de conservation est très proche de l'homologie rencontrée pour l'histone H2A (98% oiseau/mammifère).

Un rôle dans l'inactivation du chromosome X, et au-delà...

En 1998, des résultats obtenus par Costanzi et Pehrson [42] semblaient démontrer que l'histone macroH2A, bien que présente à la fois dans les cellules mâles et femelles, était concentrée dans les noyaux de cellules femelles dans la région nucléaire occupée par le chromosome X inactif. Les auteurs proposaient un rôle pos-

sible de macroH2A dans les mécanismes moléculaires liés à l'inactivation du chromosome X.

L'inactivation du chromosome X chez les mammifères femelles se met en place très tôt au cours de l'embryogenèse et conduit à une inactivation quasi totale des gènes portés par ce chromosome [43, 44]. Les mécanismes moléculaires impliqués dans l'inactivation du chromosome X sont encore loin d'être élucidés. Ils mettent en jeu un transcrite non traduit, le transcrite Xist (*X inactivation specific transcript*) (→) qui s'accumule en *cis* au niveau du chromosome X inactif [45] et dont le rôle n'a pas été élucidé. Aucun partenaire protéique de cet ARN et du chromosome X inactif n'ayant été jusqu'alors décrit, l'implication possible du variant d'histone macroH2A dans les mécanismes d'inactivation du chromosome X a reçu un large écho.

L'inactivation du chromosome X met en jeu 3 étapes: le déclenchement de l'inactivation, sa propagation le long du chromosome X et son maintien dans les cellules somatiques [46]. Dans les cellules embryonnaires ES, la redistribution du variant macroH2A au niveau du chromosome X inactif est postérieure aux étapes de déclenchement et de propagation de l'inactivation [47]. Dans le noyau de cellules ES en cours de différenciation, l'apparition tardive de l'association de macroH2A avec des gènes portés par le chromosome X a confirmé que macroH2A ne jouerait pas un rôle clef dans le processus de mise en place de l'inactivation [48]. Cependant, le rôle de macroH2A dans le maintien de l'inactivation n'a pas été non plus clairement établi. Il existe par exemple des lignées tumorales dans lesquelles il n'y a pas d'accumulation de macroH2A au niveau du chromosome X inactivé [47]. Diverses observations suggèrent que le rôle d'inactivation transcriptionnelle de ce variant n'est sans doute pas limité au chromosome X. En effet, d'un point de vue topographique, si la distribution de macroH2A dans les cellules femelles a plaidé initialement en faveur de son rôle dans l'inactivation du chromosome X, un marquage diffus de la protéine est également observé dans le reste du noyau. Ce type de marquage est aussi retrouvé dans les cellules mâles et la quantité de transcrits macroH2A1 est identique pour un tissu donné, dans les cellules mâles et femelles [49]. D'un point de vue structural, il a été montré que l'enrichissement du variant macroH2A sur le chromosome X inactif ne serait pas spécifique, puisque par exemple les histones conventionnelles du cœur du nucléosome (H2A, H2B, H3) s'accumulent aussi sur ce chromosome [50]. D'un point de vue fonctionnel, le ciblage, dans les cellules de mammifères, de la région non-histone du variant vers la région promotrice d'un gène rapporteur (par fusion au domaine de fixation à l'ADN du facteur de transcription Gal4) a révélé son rôle probable dans la répression de la

(→) m/s
2000, n° 6-7,
p. 818



transcription [50]. L'ensemble de ces résultats suggère une interprétation plus large du rôle de macroH2A que celui qui lui a été assigné jusqu'ici. Ce variant serait effectivement associé à la chromatine transcriptionnellement inactive, sans être exclusivement associé au chromosome X inactif.

Conclusions

L'ensemble des données présentées dans cette synthèse illustre la diversité des mécanismes auxquels les variants d'histones de cœur du nucléosome sont associés: surveillance de l'intégrité du génome, prolifération, différenciation... L'identification des facteurs protéiques associés aux variants d'histone et la compréhension des mécanismes de ciblage des variants dans des régions précises du génome sont l'enjeu des recherches à venir. Ces travaux sont indispensables pour déterminer le rôle fonctionnel des variants et comprendre la manière dont les acteurs impliqués dans les trois voies de modifications du nucléosome coopèrent. Cette connaissance sera essentielle pour identifier les dysfonctionnements des machineries chromatiniennes susceptibles d'être impliqués dans différentes pathologies. En particulier, la compréhension des anomalies structurales et fonctionnelles de la chromatine, observées dans un nombre croissant de tumeurs, pourrait être à l'origine de nouveaux développements diagnostiques et thérapeutiques. ♦

REMERCIEMENTS

Les auteurs remercient Catherine Souchier et Stefan Dimitrov pour leur relecture critique de ce manuscrit. Pierre-Yves Perche a bénéficié d'une bourse de thèse de l'Association pour la Recherche sur le Cancer.

SUMMARY

Histone variants: the third way of nucleosome differentiation

The histones H2A, H2B, H3 and H4 are very conserved basic proteins that wrap almost two turns of DNA to form the nucleosome core. Conventional histones can be replaced with histone variants that are found in all eukaryotic organisms. Together with other nucleosome modification pathways, histone variants participate in the functional specialization of chromatin. In this review, we focus on three major H2A histone variants: H2A.X, H2A.Z and macroH2A. Recent discoveries highlight their involvement in crucial events such as DNA repair and transcriptional regulation. ♦

NOTE AJOUTÉE AUX ÉPREUVES

Depuis la rédaction de cet article, plusieurs publications majeures ont encore éclairé le rôle de chacun des variants de l'histone H2A. H2A.X ne constituerait pas le signal initial de ciblage des complexes protéiques de réparation à proximité des zones d'ADN présentant des lésions mais participerait plutôt au maintien de ces protéines dans les régions chromatiniennes endommagées [53]. De même, un retard de croissance, une immuno-déficience et une infertilité ont été décrits chez les souris mutantes *H2A.X^{-/-}* [54]. En employant la technologie des puces à ADN, Meneghini *et al.* ont démontré chez la levure l'activité «anti-répression» de H2A.Z: le variant protège des gènes proches de régions télomériques de la répression transcriptionnelle et de l'hétérochromatinisation imposées par des protéines de la famille SIR [55]. Enfin, Angelov *et al.* ont très récemment utilisé la reconstruction de nucléosomes *in vitro* pour mettre en évidence les propriétés des différents domaines de macroH2A [56]. Les résultats indiquent que la région histone de macroH2A s'oppose au remodelage des nucléosomes par le complexe SWI/SNF. La grande région non histone du variant interfère, elle, avec la fixation du facteur de transcription NF-κB.

RÉFÉRENCES

1. Fry CJ, Peterson CL. Chromatin remodeling enzymes: who's on first? *Curr Biol* 2001; 11: R185-97.
2. Strahl BD, Allis CD. The language of covalent histone modifications. *Nature* 2000; 403: 41-5.
3. Franklin SG, Zweidler A. Non-allelic variants of histones 2a, 2b and 3 in mammals. *Nature* 1977; 266: 273-5.
4. West MH, Bonner WM. Histone 2A, a heteromorphous family of eight protein species. *Biochemistry* 1980; 19: 3238-45.
5. Chadwick BP, Willard HF. A novel chromatin protein, distantly related to histone H2A, is largely excluded from the inactive X chromosome. *J Cell Biol* 2001; 152: 375-84.
6. Luger K, Mader AW, Richmond RK, Sargent DF, Richmond TJ. Crystal structure of the nucleosome core particle at 2.8 Å resolution. *Nature* 1997; 389: 251-60.
7. Mannironi C, Bonner WM, Hatch CL. H2A.X, a histone isoprotein with a conserved C-terminal sequence, is encoded by a novel mRNA with both DNA replication type and polyA 3' processing signals. *Nucleic Acids Res* 1989; 17: 9113-26.
8. Pantazis P, Bonner WM. Quantitative determination of histone modification. H2A acetylation and phosphorylation. *J Biol Chem* 1981; 256: 4669-75.

9. Lindner H, Wesierska-Gadek J, Helliger W, Puschendorf B, Sauerermann G. Identification of ADP-ribosylated histones by the combined use of high-performance liquid chromatography and electrophoresis. *J Chromatogr* 1989; 472: 243-9.
10. Rogakou EP, Pilch DR, Orr AH, Ivanova VS, Bonner WM. DNA double-stranded breaks induce histone H2AX phosphorylation on serine 139. *J Biol Chem* 1998; 273: 5858-68.
11. Burma S, Chen BP, Murphy M, Kurimasa A, Chen DJ. ATM phosphorylates histone H2AX in response to DNA double-strand breaks. *J Biol Chem* 2001; 276: 42462-7.
12. Rogakou EP, Boon C, Redon C, Bonner WM. Megabase chromatin domains involved in DNA double-strand breaks *in vivo*. *J Cell Biol* 1999; 146: 905-16.
13. Schultz LB, Chehab NH, Malikzay A, Halazonetis TD. p53 binding protein 1 (53BP1) is an early participant in the cellular response to DNA double-strand breaks. *J Cell Biol* 2000; 151: 1381-90.
14. Paull TT, Rogakou EP, Yamazaki V, Kirchgessner CU, Gellert M, Bonner WM. A critical role for histone H2AX in recruitment of repair factors to nuclear foci after DNA damage. *Curr Biol* 2000; 10: 886-95.
15. Mahadevaiah SK, Turner JM, Baudat F, et al. Recombinational DNA double-strand breaks in mice precede synapsis. *Nat Genet* 2001; 27: 271-6.
16. Rogakou EP, Nieves-Neira W, Boon C, Pommier Y, Bonner WM. Initiation of DNA fragmentation during apoptosis induces phosphorylation of H2AX histone at serine 139. *J Biol Chem* 2000; 275: 9390-5.
17. Chen HT, Bhandoola A, Difilippantonio MJ, et al. Response to RAG-mediated VDJ cleavage by Nbs1 and gamma-H2AX. *Science* 2000; 290: 1962-5.
18. Petersen S, Casellas R, Reina-San-Martin B, et al. AID is required to initiate Nbs1/gamma-H2AX focus formation and mutations at sites of class switching. *Nature* 2001; 414: 660-5.
19. Ward IM, Chen J. Histone H2AX is phosphorylated in an ATR-dependent manner in response to replicational stress. *J Biol Chem* 2001; 276: 47759-62.
20. Hatch CL, Bonner WM, Moudrianakis EN. Minor histone 2A variants and ubiquitinated forms in the native H2A:H2B dimer. *Science* 1983; 221: 468-70.
21. Pehrson JR, Fried VA. MacroH2A, a core histone containing a large nonhistone region. *Science* 1992; 257: 1398-400.
22. Kleinschmidt JA, Steinbeisser H. DNA-dependent phosphorylation of histone H2A.X during nucleosome assembly in *Xenopus laevis* oocytes: involvement of protein phosphorylation in nucleosome spacing. *EMBO J* 1991; 10: 3043-50.
23. Banerjee S, Smallwood A, Hulten M. ATP-dependent reorganization of human sperm nuclear chromatin. *J Cell Sci* 1995; 108: 755-65.
24. Downs JA, Lowndes NF, Jackson SP. A role for *Saccharomyces cerevisiae* histone H2A in DNA repair. *Nature* 2000; 408: 1001-4.
25. Carr AM, Dorrington SM, Hindley J, Phear GA, Aves SJ, Nurse P. Analysis of a histone H2A variant from fission yeast: evidence for a role in chromosome stability. *Mol Gen Genet* 1994; 245: 628-35.
26. Spellman PT, Sherlock G, Zhang MQ, et al. Comprehensive identification of cell cycle-regulated genes of the yeast *Saccharomyces cerevisiae* by microarray hybridization. *Mol Biol Cell* 1998; 9: 3273-97.
27. White EM, Shapiro DL, Allis CD, Gorovsky MA. Sequence and properties of the message encoding *Tetrahymena* hv1, a highly evolutionarily conserved histone H2A variant that is associated with active genes. *Nucleic Acids Res* 1988; 16: 179-98.
28. Hatch CL, Bonner WM. The human histone H2A.Z gene. Sequence and regulation. *J Biol Chem* 1990; 265: 15211-8.
29. Jackson JD, Gorovsky MA. Histone H2A.Z has a conserved function that is distinct from that of the major H2A sequence variants. *Nucleic Acids Res* 2000; 28: 3811-6.
30. Santisteban MS, Kalashnikova T, Smith MM. Histone H2A.Z regulates transcription and is partially redundant with nucleosome remodeling complexes. *Cell* 2000; 103: 411-22.
31. Liu X, Bowen J, Gorovsky MA. Either of the major H2A genes but not an evolutionarily conserved H2A.F/Z variant of *Tetrahymena thermophila* can function as the sole H2A gene in the yeast *Saccharomyces cerevisiae*. *Mol Cell Biol* 1996; 16: 2878-87.
32. Clarkson MJ, Wells JR, Gibson F, Saint R, Tremethick DJ. Regions of variant histone His2AvD required for *Drosophila* development. *Nature* 1999; 399: 694-7.
33. Faast R, Thonglairoam V, Schulz TC, et al. Histone variant H2A.Z is required for early mammalian development. *Curr Biol* 2001; 11: 1183-7.
34. Suto RK, Clarkson MJ, Tremethick DJ, Luger K. Crystal structure of a nucleosome core particle containing the variant histone H2A.Z. *Nat Struct Biol* 2000; 7: 1121-4.
35. Abbott DW, Ivanova VS, Wang X, Bonner WM, Ausio J. Characterization of the stability and folding of H2A.Z chromatin particles: implications for transcriptional activation. *J Biol Chem* 2001; 276: 41945-9.
36. Stargell LA, Bowen J, Dadd CA, et al. Temporal and spatial association of histone H2A variant hv1 with transcriptionally competent chromatin during nuclear development in *Tetrahymena thermophila*. *Genes Dev* 1993; 7: 2641-51.
37. Allis CD, Richman R, Gorovsky MA, et al. hv1 is an evolutionarily conserved H2A variant that is preferentially associated with active genes. *J Biol Chem* 1986; 261: 1941-8.
38. Adam M, Robert F, Larochelle M, Gaudreau L. H2A.Z is required for global chromatin integrity and for recruitment of RNA polymerase II under specific conditions. *Mol Cell Biol* 2001; 21: 6270-9.
39. Leach TJ, Mazzeo M, Chotkowski HL, Madigan JP, Wotring MG, Glaser RL. Histone H2A.Z is widely but nonrandomly distributed in chromosomes of *Drosophila melanogaster*. *J Biol Chem* 2000; 275: 23267-72.
40. Dhillon N, Kamakaka RT. A histone variant, Htz1p, and a Sir1p-like protein, Esc2p, mediate silencing at HMR. *Mol Cell* 2000; 6: 769-80.
41. Pehrson JR, Costanzi C, Dharia C. Developmental and tissue expression patterns of histone macroH2A1 subtypes. *J Cell Biochem* 1997; 65: 107-13.



42. Costanzi C, Pehrson JR. Histone macroH2A1 is concentrated in the inactive X chromosome of female mammals. *Nature* 1998; 393: 599-601.
43. Heard E, Clerc P, Avner P. X-chromosome inactivation in mammals. *Annu Rev Genet* 1997; 31: 571-610.
44. Cohen DE, Lee JT. X-chromosome inactivation and the search for chromosome-wide silencers. *Curr Opin Genet Dev* 2002; 12: 219-24.
45. Clerc P. Tsix et Xist, antisens et sens: du verlan dans l'inactivation du chromosome X de la souris. *Med Sci* 2000; 16: 818-9.
46. Blanche J. Encore l'inactivation du chromosome X chez la souris. *Med Sci* 1998; 14: 976.
47. Mermoud JE, Costanzi C, Pehrson JR, Brockdorff N. Histone macroH2A1.2 relocates to the inactive X chromosome after initiation and propagation of X-inactivation. *J Cell Biol* 1999; 147: 1399-408.
48. Rasmussen TP, Mastrangelo MA, Eden A, Pehrson JR, Jaenisch R. Dynamic relocalization of histone MacroH2A1 from centrosomes to inactive X chromosomes during X inactivation. *J Cell Biol* 2000; 150: 1189-98.
49. Csankovszki G, Panning B, Bates B, Pehrson JR, Jaenisch R. Conditional deletion of Xist disrupts histone macroH2A localization but not maintenance of X inactivation. *Nat Genet* 1999; 22: 323-4.
50. Perche PY, Vourc'h C, Konecny L, et al. Higher concentrations of histone macroH2A in the Barr body are correlated with higher nucleosome density. *Curr Biol* 2000; 10: 1531-4.
51. Rogakou EP, Sekeri-Pataryas KE. Histone variants of H2A and H3 families are regulated during *in vitro* aging in the same manner as during differentiation. *Exp Gerontol* 1999; 34: 741-54.
52. Wolffe A. *Chromatin, structure and function*, 3^e éd. New York: Academic Press, 1992.
53. Celeste A, Fernandez-Capetillo O, Kruhlak MJ, et al. Histone H2AX phosphorylation is dispensable for the initial recognition of DNA breaks. *Nat Cell Biol* 2003; 5: 675-9.
54. Celeste A, Petersen S, Romanienko PJ, et al. Genomic instability in mice lacking histone H2AX. *Science* 2002; 296: 922-7.
55. Meneghini MD, Wu M, Madhani HD. Conserved histone variant H2A.Z protects euchromatin from the ectopic spread of silent heterochromatin. *Cell* 2003; 112: 725-36.
56. Angelov D, Molla A, Perche PY, et al. The histone variant macroH2A interferes with transcription factor binding and SWI/SNF nucleosome remodeling. *Mol Cell* 2003; 11: 1033-41.

TIRÉS À PART

P.Y. Perche

Vélox Alzheimer
Le jour où j'ai cessé...

90%