

Un Frein Moléculaire ou un Changement Conformationnel généré par le Déplacement d'un Macrocycle dans un [2]Rotaxane



Camille Romuald, Caroline Clavel, Karine Fournel-Marotte et Frédéric Coutrot



frederic.coutrot@univ-montp2.fr - http://www.glycorotaxane.fr



Introduction

De par leur nature entrelacée, les rotaxanes sont des molécules séduisantes puisque la présence, ainsi que la localisation du macrocycle autour d'un axe moléculaire modifient considérablement les propriétés physicochimiques de la molécule (solubilité, biodisponibilité, fluorescence, ...). Comme le macrocycle et l'axe encapsulé ne sont pas liés entre eux par des liaisons covalentes, différents mouvements contrôlés sont possibles entre ces composants, ce qui permet la machinerie moléculaire. La plupart des machines moléculaires dérivées des [2]rotaxanes concernent des mouvements de translation ou de rotation d'un macrocycle, respectivement le long ou autour d'un axe encapsulé



(Figure 1). Depuis quelques années, nous nous intéressons au développement de nouveaux concepts de ciblage cellulaire impliquant des ligands originaux de type glycorotaxanes dont l'affinité pour leur récepteur serait modulable par machinerie moléculaire après application d'un stimulus externe (variation de pH, irradiation la synthèse et le comportement de deux machines moléculaires inédites qui ne diffèrent que par la mono- ou la disubstitution d'un motif amide et qui pourtant réagissent très différemment après un mouvement de translation d'un macrocycle le long de l'axe glycosylé (Figure 2). ^{[1][2]}

Synthèse

La synthèse des machines moléculaires a été réalisée efficacement par cycloaddition 1,3dipolaire de type Huisgen catalysée par le Cuivre (I) entre les azotures 1a-b et l'alcyne 2 en présence de dibenzo-24-couronne-8 (DB24C8) (schéma 1). Le motif anilinium, présent dans l'alcyne 2, possède une très bonne affinité pour l'éther couronne et permet ainsi la formation d'un complexe entrelacé pseudo rotaxane. Aucune formation de [3]rotaxane (i.e. 2 macrocycles autour de l'axe moléculaire) n'a été observée, ce qui démontre la très faible affinité du motif pyridinium amide pour la DB24C8.





Machinerie Moléculaire

La machinerie moléculaire pH-dépendante (schéma 2) a pu être étudiée par RMN ¹H. A pH acide, l'anilinium se révélant être une station moléculaire de meilleure affinité pour la DB24C8 que le pyridinium amide, le macrocycle reste localisé autour de la station anilinium. En revanche, après déprotonation de l'anilinium (ajout de diisopropyléthylamine), le macrocycle se déplace le long de l'axe moléculaire jusqu'à la station pyridinium amide. A ce stade, la position exacte du macrocycle ne diffère que très légèrement en fonction de la substitution de la fonction amide, mais engendre deux conséquences très différentes.



En série pyridinium amide monosubstitué, à pH basique, (composé 4a), la DB24C8 n'interagit pas avec les hydrogènes H_7 , mais avec les hydrogènes H_8 et l'hydrogène du motif amide H_{11} . Dans ce cas, et en comparaison avec 4b, aucune extinction de l'effet anomère inverse n'est constatée: le mannopyranose reste dans sa conformation initiale ${}^{1}C_{4}$. En revanche, un effet conformationnel bien distinct résultant du déplacement du macrocycle est observé. Il s'agit du ralentissement de la rotation de la liaison simple C₉-C₁₀ située entre le motif pyridinium et le motif amide. Ce ralentissement a pu être mis en évidence par des études RMN ¹H à basse température dans CD_2CI_2 (Figure 3a) où les 2 rotamères $4a_1$ et $4a_2$ ont pu être caractérisés.

En série pyridinium amide disubstitué (composé 4b), à pH basique, la DB24C8 n'interagit pas avec les hydrogènes H₈ mais avec les hydrogènes H₇ et la charge cationique, ce qui entraîne un basculement impressionnant de la conformation chaise du mannopyranose depuis la conformation ${}^{1}C_{4}$ vers la conformation ${}^{4}C_{1}$ (dû à l'extinction de l'effet anomère inverse). Le changement des déplacements chimiques des hydrogènes du motif mannopyranose, associé à la variation importante de leurs constantes de couplage vicinal, indique sans ambigüité le basculement du mannopyranose de la conformation ${}^{1}C_{4}$ vers la conformation ${}^{4}C_{1}$ (Figure 2, Tableau 1).

Figure 2. Spectres RMN ¹H partiels (400 MHz, CD₃CN, 298 K) indiquant le changement conformationnel du mannopyranose. (a) rotaxane 3b; (b) rotaxane 3b + DIEA (0.5 équivalent); (c) rotaxane 4b après addition de DIEA (2.5 équivalents).

Tableau 1. Constantes de couplage vicinal des hydrogènes H₁₋₄ dans les rotaxanes 3b et 4b.

	³ J _{H1-H2} ^[a]	³ J _{H2-H3} [a]	³ J _{H3-H4} ^[a]	³ J _{H4-H5} [a]
Rotaxane 3b	9.4	3.2	3.2	3.2
Rotaxane 4b ^[b]	2.3/3.0	- ^[c] /3.0	8.4/8.4	8.4/8.4

[a] La constante de couplage est donnée en Hz. [b] A cause de l'isomérie cis/trans de la liaison amide, le rotaxane 4b existe sous forme de 2 diastéréomères; ainsi, une valeur de constante de couplage pour chaque stéréoisomère est donnée. [c] A cause de l'élargissement d'un signal, la constante de couplage a pu être mesurée sur un seul stéréoisomère

Figure 3. Spectres RMN ¹H partiels (400 MHz, CD_2Cl_2) à température variable. a) composé 4a, b) composé **4b**

rotamère **4a**₂

La diminution de la température provoque le dédoublement des signaux RMN des hydrogènes H_8 en dessous de 203 K dans le composé 4a (figure 3a), indiquant alors une rotation lente de la liaison pyridinium-amide ($\sigma C_{9}-C_{10}$) par rapport au temps de mesure de la RMN. Aucun dédoublement n'est observé pour les mêmes hydrogènes dans les composés pyridinium amide disubstitués 4b quelle que soit la température (figure 3b). A la coalescence (203 K), une constante cinétique de rotation k_{rot} de la liaison pyridinium-amide (σ C₉-C₁₀) de **4a** de 344 s⁻¹ a été mesurée, ce qui nous a permis de calculer une enthalpie d'activation ΔG_{rot}^{\dagger} (203 K) de 39.2 kJ.mol⁻¹. A 193 K, lorsque les signaux sont dédoublés, l'élargissement des signaux fournit une constante cinétique k_{rot} de 44 s⁻¹, ce qui correspond à une énergie d'activation ΔG_{rot}^{\dagger} (193 K) de 40.5 kJ.mol⁻¹.

Le contrôle de la conformation du mannopyranose, fonction de l'effet anomère inverse, est lié à la densité de charge positive sur le motif pyridinium, cette dernière étant modulée selon la localisation de la DB24C8 qui peut interagir via ses oxygènes.

Conclusion

Nous avons montré un accès à des nouvelles machines moléculaires à large amplitude possédant de nouvelles stations pour la DB24C8, et dont le déplacement du macrocycle pouvait être contrôlé très précisément. Ce déplacement a montré qu'il pouvait engendrer divers effets conformationnels distincts. Un premier exemple méthodologique a montré que le macrocycle pouvait jouer le rôle de frein moléculaire dans la rotation d'une liaison σ , s'il interagissait par liaisons hydrogène de part et d'autre de cette dernière. Le deuxième exemple d'effet domino, induit par le déplacement du macrocycle au sein d'une même molécule, concerne le changement conformationnel d'un motif glucidique situé à une extrémité de l'axe encapsulé après déprotonation de l'autre extrémité, l'information de déprotonation étant véhiculée par le déplacement du macrocycle (Schéma 2). Dans ce cas précis, nous avons montré, comment le macrocycle pouvait influer de manière très précise sur l'effet anomère inverse constaté sur un motif mannosyl pyridinium. Le contrôle très précis du changement conformationnel observé d'un glucide depuis la conformation ${}^{1}C_{4}$ vers la conformation ${}^{4}C_{1}$ (par variation du pH), constitue une approche extrêmement séduisante pour le ciblage spécifique de certaines cellules à pH extracellulaire plus acide (*i.e.* cellules cancéreuses) et surexprimant des récepteurs lectiniques à leur surface.

Références

[1] Eric Busseron, Camille Romuald, Frédéric Coutrot, Chem. Eur. J. 2010, 16, 10062-10073; [2] Frédéric Coutrot, Eric Busseron, Chem. Eur. J. 2009, 15, 5186-5190.