

# Mesures SANS sous saut de pression résolues en temps

M. Plazanet <sup>1</sup>, R. Schweins <sup>1</sup>, P. Lindner <sup>1</sup> et H.P. Trommsdorff <sup>2</sup>

<sup>1</sup>Institut Laue Langevin, Grenoble.

<sup>2</sup>Laboratoire de Spectrométrie Physique, Grenoble.

## 1. Introduction

La pression est une variable thermodynamique dont les effets sur le comportement des organismes sont nombreux : influence de la cinétique de réaction, cristallisation, dépliement des protéines, séparation de phase ou coagulation. Du point de vue de l'étude de la thermodynamique du système, la variation de température induit des effets dues à la variation de température et de densité, alors que la pression permet d'isoler les effets liés à la densité.

Dans les protéines, la réponse à une variation de pression ou de température est en effet nettement différente. Par exemple, certaines mutations peuvent entraîner un grand changement de réponse à la température et conserver le comportement sous pression exactement identique <sup>1</sup>.

La figure 1 présente le diagramme de phase typique d'une protéine. Pour une pression maximale située autour de 5 à 6 kbars, la protéine subit un important dépliement (au delà du molten globule), sans toutefois être dénaturée. Il apparaît clairement que lorsque la pression augmente, la compression du système force la pénétration de l'eau dans la protéine et donc l'exposition des parties hydrophobes au solvant, provoquant le dépliement. La protéine passe éventuellement par des états partiellement repliés, qui dépendent de la taille et la conformation de la protéines, et qui sont plus ou moins bien connus. Un état dit "molten globule", assez compact mais déjà désordonné, a été reconnu dans un grand nombre de protéines.

Le diagramme de phase elliptique de la figure 1, similaire au diagramme d'une phase re-entrante, est valable pour de nombreuses protéines, mais pas dans toutes les macromolécules. En particulier, les bicouches lipidiques ou le DNA présentent un diagramme de phase droit <sup>1</sup>.

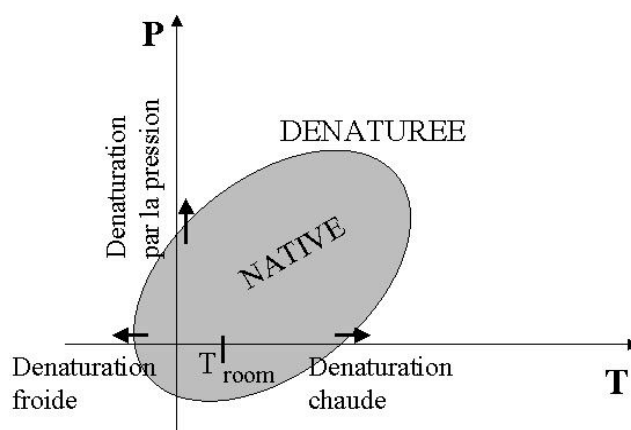


Figure 1. Représentation schématique du diagramme de phase elliptique des protéine.

## 2. Mesures cinétiques.

Selon les protéines et les conditions expérimentales, la cinétique de dépliement ou repliement varie de quelques microsecondes à quelques secondes. De nombreuses techniques expérimentales permettent de suivre la cinétique de dé/re-pliement faisant suite à la variation brusque d'une des conditions expérimentales (T, P, pH...). Les études cinétiques permettent de caractériser les états intermédiaires qui ne peuvent pas être piégés et étudiés de manière statique, et de déterminer la stabilité de ces états.

Pour illustrer la question, nous pouvons décrire une étude effectuée par diffusion de rayons X aux petits angles et fluorescence, résolus en temps, du repliement de la lysozyme<sup>2</sup>. En diluant rapidement une solution de lysozyme dénaturée, le pH passe brusquement de 1.8 à 5.2, permettant le repliement de la

protéine. Quatre états ont été caractérisés par leurs rayons de gyration, ainsi que les constantes cinétiques de passage d'un état à l'autre à température ambiante. La figure 2, reproduite de la référence 2, illustre les quatre états : déplié (U), compact désordonné (C), intermédiaire lors duquel se forment les hélices (I), puis totalement replié (N).

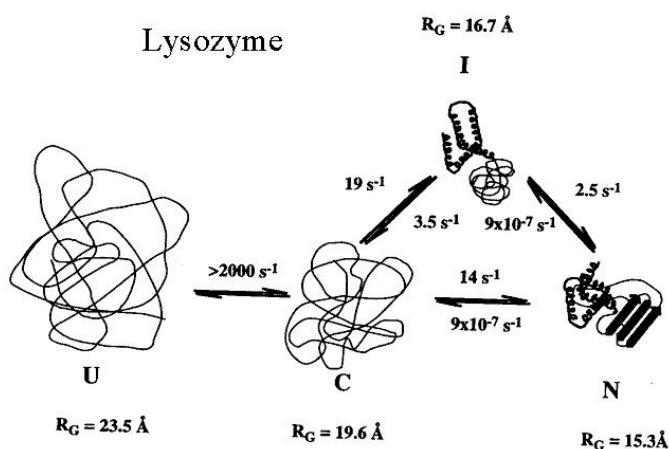


Figure 2. Reproduite de la référence 2 : modèle cinétique pour les événements suivant la dilution en pH=5.2 (0.6M GdmCl, 20°C), après laquelle la protéine se replie. Quatre états sont observés : déplié (U), fondu (C), intermédiaire (I) et natif (N).

### 3. Montage expérimental

Le montage expérimental, développé à l'ILL, a été construit afin de réaliser des sauts de pression dans le temps le plus court possible. Le temps employé par le système pour pressuriser l'échantillon détermine la résolution temporelle avec laquelle le phénomène cinétique peut être étudié. Un tel montage a déjà été réalisé pour être utilisé en SAXS<sup>3</sup>.

Le montage est présenté sur la figure 3. Le circuit est composé de la pompe, la cellule pression, 2 vannes rapides, un séparateur de liquides et les capillaires reliant les éléments entre eux. La pression est initialement montée à pression  $P_i$  dans la première partie du circuit (pompe-vanne 1). La vanne 1 est brusquement ouverte pour induire le saut de pression dans la cellule : son temps de réaction détermine la rapidité du saut de pression. L'ensemble du circuit passe à la haute pression  $P$ . Après un certain temps de mesure, la pression est brusquement relâchée à une valeur  $P_b$  en ouvrant la vanne 2, ce qui engendre le saut de pression dans l'autre sens. Après le temps de mesure, la partie amont du circuit est re-pressurisée et un second cycle peut débiter.

L'acquisition de données s'effectue par tranche de temps bien déterminées, et à chaque cycle les données de la même tranche sont additionnées afin d'augmenter la statistique.

Le montage actuel permet de monter à 2kbars dans la cellule pression, et d'effectuer les sauts de pression en 100 ms. L'acquisition est déclenchée par un signal donné par le capteur de pression, et commence exactement lorsque la pression atteint dans l'échantillon 2 kbars pour le saut  $>0$ , et 400 bars pour le saut  $<0$ .

### 4. Premiers essais

Des premiers tests ont été effectués avec le montage. Les mesures en cinétiques peuvent effectivement être effectuées, en moyennant sur plusieurs dizaines de cycle. La figure 4 présente des données obtenues par (de)-pressurisation de l'alpha lactalbumin entre 400 bars et 2 kbars. Dans ce cas, la cinétique est plus rapide que 100ms.

### Références

- [1] L. Smeller, Biochem. and Biophys. Acta 1595 (2002), 11-29; et articles du même volume.
- [2] D.J. Segel, A. Bachmann, J. Hofrichter, K.O. Hodgson, S. Doniach and T. Kiefhaber, J. Mol. Biol. 288 (1999), 489-499.
- [3] J. Woenckhaus, R. Kohling, R. Winter, P. Thiyagarajan and S. Finet, Rev. of Sci. Inst. 71(10) (2000), 3895-3899.

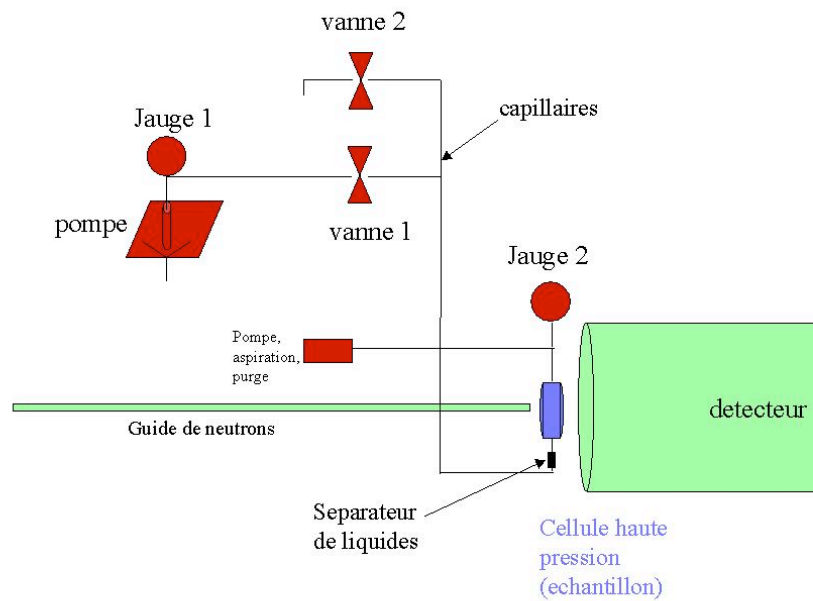


Figure 3 : montage expérimental pour le saut de pression et les mesures en SANS.

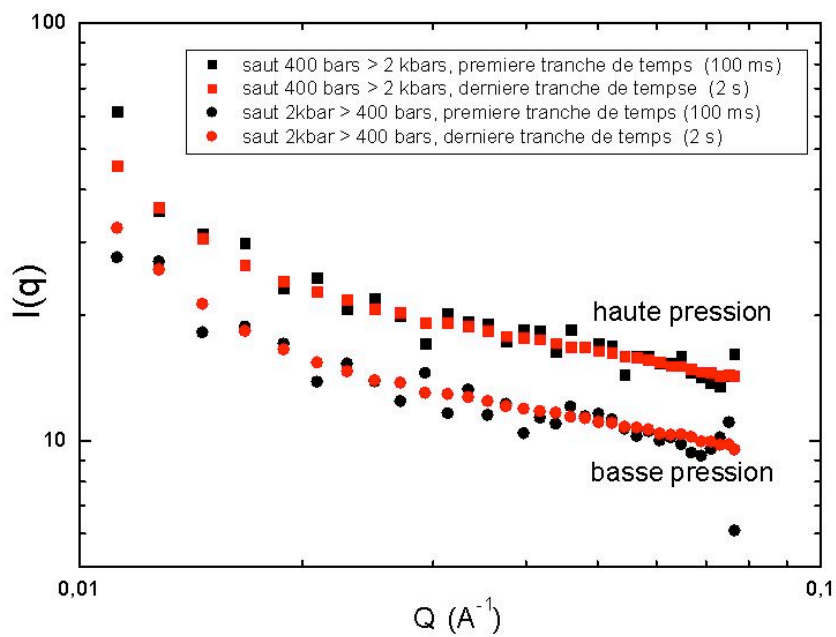


Figure 4 : exemple de données mesurées sur l' $\alpha$ -lactalbumin à pH 7.0. Saut  $>0$  et  $<0$ , juste après le saut de pression (noir) et quelques secondes plus tard (rouge). Les données sont moyennées sur une trentaine de cycles. Dans les deux sens de variation de la pression, la cinétique est plus rapide que 100 ms.