

Nouvelle stratégie antibiofilm par dépôt LBL d'un polyélectrolyte cationique sur la membrane de dialyse anionique AN69

V. Lasquelles, J. Marcq, M. Sbaï, R. Filmon, T.Q. Nguyen, F. De Nardi et M. Pontié

Volume 20, numéro 2, 2007

URI : id.erudit.org/iderudit/015811ar

DOI : [10.7202/015811ar](https://doi.org/10.7202/015811ar)

[Aller au sommaire du numéro](#)

Éditeur(s)

Université du Québec - INRS-Eau, Terre et Environnement
(INRS-ETE)

ISSN 0992-7158 (imprimé)
1718-8598 (numérique)

[Découvrir la revue](#)

Citer cet article

V. Lasquelles, J. Marcq, M. Sbaï, R. Filmon, T.Q. Nguyen, F. De Nardi et M. Pontié "Nouvelle stratégie antibiofilm par dépôt LBL d'un polyélectrolyte cationique sur la membrane de dialyse anionique AN69." *Revue des sciences de l'eau* 202 (2007): 175–183. DOI : [10.7202/015811ar](https://doi.org/10.7202/015811ar)

Tous droits réservés © Revue des sciences de l'eau, 2007

Ce 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/>]

érudit

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. www.erudit.org

NOUVELLE STRATÉGIE ANTIBIOFILM PAR DÉPÔT LBL D'UN POLYÉLECTROLYTE CATIONIQUE SUR LA MEMBRANE DE DIALYSE ANIONIQUE AN69

An innovative approach in the range to antibiofouling processes by LBL deposition of a cationic polyelectrolyte on the AN69 dialysis anionic membrane

V. Lasquellec¹, J. Marq², M. Sbai³, R. Filmon³, T.Q. Nguyen², F. De Nardi¹ et M. Pontié^{1*}

¹Université d'Angers, Groupe Analyses et Procédés (GAP), ACI-JC n°4052 (2002), Université d'Angers, UFR Sciences, 2 boul. Lavoisier, 49045 Angers cedex 01, France

²UMR CNRS n°6522, Université de Rouen, 76821 Mont-Saint-Aignan cedex, France

³SCLAM, UFR Médecine, 1 rue Haute de Reculée, 49045 Angers cedex, France

Reçu le 7 mars 2006, accepté le 8 août 2006

RÉSUMÉ

Cette étude présente une stratégie antibiofilm appliquée à une membrane de dialyse, l'AN69; il s'agit de réaliser une modification initiale de la surface de la membrane par un polyélectrolyte cationique, le poly(diallyldiméthylammonium), noté PDADMA, selon un protocole de type « layer-by-layer ». Les caractéristiques physico-chimiques des deux membranes, l'AN69 et l'AN69 modifiée par le PDADMA, sont suivies par la détermination de la modification de la charge de la membrane en mettant en oeuvre des mesures de potentiels d'écoulement et de nombres de transports de Li⁺, de perméabilité hydraulique et des analyses morphologiques et topographiques effectuées par les microscopies électroniques à balayage et à force atomique, respectivement avant et après exposition à *E. coli* et à un biofilm marin. Nos résultats montrent tout d'abord un rôle majeur joué par l'attraction électrostatique entre les microorganismes et l'AN69 modifiée par le PDADMA à l'origine d'une adhésion forte des bactéries.

Par ailleurs, nous avons mis au point un protocole original d'élimination du biofilm marin. Ce protocole consiste à

immerger la membrane modifiée par le PDADMA et encrassée, dans une solution de chlorure de sodium 2M afin d'écranter les charges électrostatiques à l'origine de l'accroche du polyélectrolyte et permettre le décrochage du PDADMA qui entraîne avec lui l'encrassement (constitué de bactéries et autres résidus de biofilm). La recharge d'un film frais de PDADMA permet alors une réutilisation à l'infini de la membrane AN69. La simplicité de ce protocole « de régénération » ouvre la possibilité d'une modification non permanente des membranes de dialyse, dans le but de limiter les problèmes récurrents de biocolmatage et d'augmenter les durées de vie des membranes en milieu marin.

Mots clés : revêtement antibiofilm; poly(diallyldiméthylammonium); membrane de dialyse AN69; *Escherichia coli*; bio-colmatage marin

ABSTRACT

The harmful effects generated by biofilms have an extremely high cost. In this study, we were interested in the formation of

*Auteur pour correspondance :
Téléphone: (33) 2 41 73 52 07
Télécopieur: (33) 2 41 73 53 52
Courriel : maxime.pontie@univ-angers.fr

marine biofilms forming on the wellknown anionic dialysis membrane AN69 used in the reduction of seawater salinity for the preparation of body-washing solutions. We focused our study on two membranes: AN69 and AN69 modified (denoted AN69 mod) by the sorption of poly(diallyldimethylammonium), a cationic polyelectrolyte denoted by PDADMA. Physico-chemical characteristics (membrane charge from Li^+ transport and streaming potential measurements, water flux from hydraulic permeability measurements and morphological/topographical measurements using SEM and AFM, respectively) were monitored during the exposure of both membranes to *E. coli* and natural marine biofouling solutions. Our results showed that the modification of the AN69 membrane by PDADMA its charge and increased its electrostatic affinity for bacteria. Electrostatics forces are, therefore, the main forces responsible for membrane biofouling. Furthermore we developed a simple antibiofilm protocol based on a one-step dipping operation applied to the fouled AN69 membrane which eliminates the PDADMA and associated bacteria. For the first time, all deposited marine bacteria were easily eliminated allowing for the regeneration and sustainable use of the AN69 membrane.

Key words: dialysis membrane AN69; antifouling coating; poly(diallyldimethylammonium); *Escherichia coli*; marine biofouling

1. INTRODUCTION

Il a été montré récemment par PONTIE *et al.* (2005) que la sélectivité d'une membrane de dialyse en poly(acrylonitrile-co-méthallyl sulfonate), plus communément appelée AN69, vis-à-vis des ions Mg^{2+} et K^+ , pouvait être modifiée par inversion de sa charge de surface en imprégnant la membrane par un polyelectrolyte cationique, le chlorure de poly(diallyldiméthylammonium), (PDADMA). Avant le développement industriel de ce procédé de dialyse pour les préparations d'eaux de mer, nous souhaitons étudier l'affinité de ces deux membranes, l'AN69 et l' AN69 mod vis-à-vis de la bactérie *Escherichia coli* (*E. coli*) et d'un biofilm marin naturel. En particulier, ce travail participe à l'amélioration de l'adaptabilité au milieu d'étude de membranes synthétiques organiques soumises à une colonisation bactérienne (biofouling). Les modifications physico-chimiques de ces deux membranes en présence de *E. coli* et de l'eau de l'océan atlantique, prise en Bretagne (France), ont été suivies par différents outils d'analyses physico-chimiques : (i) les modifications des charges de surface sont évaluées par les variations du nombre de transports de l'ion Li^+ ($t\text{Li}^+$) et des mesures de potentiel d'écoulement, (ii) les modifications des propriétés de perméation à l'eau par des mesures de perméabilité hydraulique et (iii) les modifications morphologique et topographique par les microscopies

électroniques à balayage (MEB) et à force atomique (AFM), respectivement.

2. MATÉRIEL ET MÉTHODES

2.1 Membranes étudiées

La membrane utilisée est une membrane symétrique élaborée au laboratoire des polymères, biopolymères et membranes de l'Université de Rouen (UMR CNRS N° 6522), de dénomination AN69. Il s'agit d'un copolymère de poly(acrylonitrile-co-méthallyl sulfonate) de charge globale négative car possédant des groupements $-\text{SO}^3^-$. Cette membrane d'ultrafiltration possède un seuil de coupure d'environ 20 kDa, d'après NGUYEN *et al.* (2004).

Le chlorure de poly(diallyldiméthylammonium) (Figure 1) est employé pour modifier la membrane AN69. Il s'agit d'un polyelectrolyte cationique qui possède une masse molaire moyenne de 400 kDa. Lorsqu'il est employé pour l'imprégnation de l'AN69, il est dilué 250 fois dans une solution aqueuse de NaCl à $0,5 \text{ mol}\cdot\text{L}^{-1}$. Avant leur utilisation, les membranes subissent une étape de déconditionnement. Cette étape consiste à éliminer leur principal produit de conditionnement, la glycérine. Pour réaliser cela, chaque membrane est immergée dans de l'eau ultra-pure (EUP) (eau milliQ, (Millipore, France), de $\text{pH} = 5,8$ et de conductivité $1 \mu\text{S}/\text{cm}$), pendant 12 h, puis stockée au réfrigérateur dans du bisulfite de sodium. Avant leur utilisation, elles sont rincées abondamment à l'EUP pour éliminer toutes traces de bisulfite de sodium, qui est un antibactérien.

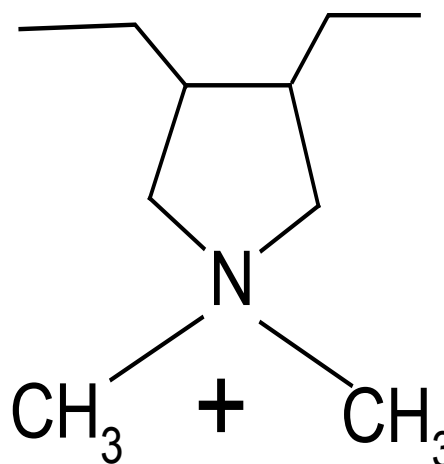


Figure 1. Formule chimique du monomère de PDADMA.
Chemical formula of PDADMA monomer.

2.2 Principe de la modification de la membrane par le PDADMA

L'adsorption du PDADMA sur l'AN69 se fait par simple trempage de la membrane dans la solution du polyélectrolyte de PDADMA. Cette méthode de modification est très facile à mettre en oeuvre, elle a été proposée récemment par NGUYEN *et al.* (2004). Il s'agit de remplacer les contre-ions de la membrane vierge chargée négativement par un poly-électrolyte cationique. Ce dernier se fixe par simple affinité électrostatique. Dans le même temps, les contre-ions sont éliminés et le PDADMA se déforme avant de subir un confinement qui garantit son accrochage durable sur la membrane jusqu'à des forces ioniques de 1 M. D'autres protocoles de modification de l'AN69 de type « layer-by-layer » ont été rapportés par THOMAS *et al.* (2000) afin notamment d'améliorer la biocompatibilité de ce matériau, constituant essentiel des reins artificiels employés lors des opérations d'hémodialyse.

2.3 Souche bactérienne

La souche utilisée dans cette étude est une souche de *E. coli* (K12 5947) gracieusement fournie par l'INRA d'Angers (France). Comme la plupart des bactéries, *E. coli* est chargée négativement. Ses dimensions sont de 2 à 3 µm x 0,7 µm.

2.4 Milieux de culture et solution bactérienne

E. coli a été cultivée sur milieu Tryptone Soy Agar (Biokar, Beauvais, France) et incubée à 37 °C. Les essais de colonisation des membranes ont été réalisés en milieu Tryptone sel (Biokar, France). Ce milieu a été choisi car il permet la survie des bactéries tout en limitant leur croissance.

2.5 Solutions et produits

Au cours de toutes les manipulations réalisées, l'EUP utilisée est autoclavée. Les solutions de chlorure de sodium, de chlorure de potassium et de chlorure de lithium sont préparées à partir de leurs sels (pris de qualité pour analyse et fournis par Sigma-Aldrich, France) à partir de l'EUP. Ces solutions sont également autoclavées. L'eau de mer employée est une eau du littoral breton, prise au niveau de Brest (lieu-dit Le Dellec). Elle est utilisée telle que prélevée le 7 mai 2005.

2.6 Protocole d'immersion

Les membranes exposées à *E. coli* sont préalablement découpées en morceaux de 2 à 3 cm de côté; elles sont ensuite immergées dans 30 mL de milieu Tryptone selensemencé à une concentration de 10⁹ bactéries/mL. Elles ont été maintenues au contact des bactéries pendant 24 h à température ambiante. Après 24 h de mise en contact sous agitation modérée, les

membranes ont été rincées dans de l'EUP stérile afin d'éliminer les bactéries n'ayant pas adhéré au support, selon le protocole décrit par RUBIO (2002). Concernant les membranes exposées à l'eau de mer, elles sont également découpées en morceaux de 2 à 3 cm de côté, puis laissées en contact avec l'eau de mer à la température ambiante; l'eau de mer est renouvelée tous les deux jours par perfusion afin d'éviter toute perturbation hydrodynamique.

2.7 Outils analytiques

2.7.1 Les analyses MEB

L'appareillage MEB utilisé est un microscope électronique avec émission à effet de champs (JSM-6301F JEOL France) utilisé au Service Commun d'Imageries et de Microanalyses de l'université d'Angers (SCIAM). Les images ont été obtenues à l'aide des électrons secondaires sous une tension d'accélération de 3 kV et à des grossissements variant de 2 000 à 10 000. Les membranes ont été déshydratées dans un dessiccateur afin d'éliminer toute trace résiduelle d'eau, puis l'échantillon est fixé sur un plot en aluminium à l'aide d'un scotch carbone double face et rendu conducteur par dépôt d'une couche de carbone (évaporation sous vide : BAL-TEC MED 020 Balzers Lichtenstein). Ce protocole est employé pour tous les échantillons analysés au MEB.

2.7.2 Les analyses AFM

Le microscope à force atomique utilisé est un thermomicroscope autoprobe CP-research (Veeco, Dourdan, France). Tous les échantillons ont été analysés en mode contact avec des leviers ULCT-AUMT-AB (pointe en nitrure de silicium), une vitesse de balayage de 1 Hz et une force d'appui de 10 nN. L'analyse topographique des images a consisté à déterminer la rugosité moyenne (notée Ra) des surfaces de membranes au cours des différentes modifications. Le traitement des images est effectué avec le logiciel SPMLab602 de VEECO, licence GAP (Angers, France). La rugosité moyenne obtenue par l'analyse des images AFM est calculée par la relation (1) :

$$Ra = \frac{1}{L_x L_y} \int_0^{L_x} \int_0^{L_y} |z(x,y)| \cdot dx \cdot dy \quad (1)$$

avec L_x et L_y : dimensions de la surface considérée, $z(x,y)$: hauteur de la surface par rapport au plan moyen au point (x, y) .

Les principes des mesures ayant permis de déterminer τ_{Li} , le potentiel d'écoulement (PE) et la perméabilité hydraulique des membranes étudiées sont comme expliqués par la suite.

2.7.3 La détermination du nombre de transport de Li^+

Lorsqu'une membrane établit une jonction entre deux solutions ioniques à des concentrations différentes, les ions diffusent de la solution la plus concentrée vers la solution la plus diluée à travers la membrane. La diffusion des ions à travers la membrane crée un potentiel de membrane que l'on peut mesurer en employant des électrodes impolarisables (électrodes au calomel saturée, ECS). Cette mesure permet de calculer le nombre de transports des ions et d'en déduire la densité de charge de surface de la membrane (11). Nous rappelons que le nombre de transport t_i de l'espèce i dans une solution homogène est la fraction du courant total transportée par cette espèce.

$$t_i = \frac{I_i}{\sum I_i} \text{ avec } \sum t_i = 1$$

À pression et température constantes, il existe une différence de potentiel de membrane notée $\Delta\Phi$ qui est la somme d'un potentiel de diffusion provoqué par le gradient de concentration de l'électrolyte et d'un potentiel de Donnan de chaque interface membrane/solution dû aux co-ions exclus de la membrane. En l'absence de potentiel de Donnan, en considérant comme constants le coefficient d'activité des ions et leur nombre de transports dans la membrane, le potentiel de diffusion pour deux solutions à des concentrations différentes C_1 et C_2 ($C_1 > C_2$), s'exprime par :

$$\Delta\Phi = \frac{RT}{F} (1 - 2t_m^+) \ln \frac{C_1}{C_2} \quad (2)$$

On mesure $\Delta\Phi$ à une concentration fixe en C_2 en faisant varier C_1 . L'évolution de $\Delta\Phi$ en fonction de $\ln(C_1/C_2)$ donne une droite dont la pente permet de calculer le nombre de transports de l'ion Li^+ (t_{Li^+}) et donc également celui de son contre-ion Cl^- (avec $t_{Li^+} + t_{Cl^-} = 1$). On rappelle les données numériques suivantes : $R = 8,314 \text{ J}\cdot\text{K}^{-1}$, $T = 295 \text{ K}$ et $F = 96\,500 \text{ C/mol}$.

2.7.4 Mesures de perméabilité hydraulique

La perméabilité transmembranaire permet de visualiser l'évolution du flux de solvant J (en $\text{m}\cdot\text{s}^{-1}$) en fonction de la pression transmembranaire ΔP en Pa, conformément à la loi de Hagen-Poiseuille, valable pour un régime d'écoulement laminaire, au travers d'un milieu poreux et énoncée comme suit :

$$J = \frac{1}{R} \cdot \frac{\Delta P}{\mu} L_p (\Delta P) \text{ avec } R = 32 \cdot \frac{L}{d^2} \quad (3)$$

avec μ étant la viscosité dynamique de la solution en $\text{Pa}\cdot\text{s}$, R la résistance de la membrane au transfert de matière en m^{-1} , L l'épaisseur de la couche active en m et d le diamètre moyen des pores en m.

Expérimentalement la perméabilité hydraulique, L_p , est obtenue par la mesure du débit transmembranaire (en $\text{L}\cdot\text{m}^{-2}\cdot\text{h}^{-1}$) en fonction de la variation de pression ΔP (en bar). Ce paramètre est évalué à partir d'une eau ultrapure, de conductivité inférieure à $1 \mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$, de pH 5,6 et à une température de $20 \text{ }^\circ\text{C}$. Lors de ces mesures, nous avons suivi les instructions données par la norme AFNOR.

2.7.5 Mesures de potentiel d'écoulement

La relation d'Helmholtz-Smoluchovsky énoncée ci-dessous met en évidence la proportionnalité existant entre la variation de pression transmembranaire appliquée (ΔP) et la différence de potentiel résultante ($\Delta\Phi$) :

$$\frac{\Delta\Phi}{\Delta P} = \frac{\varepsilon\zeta}{\mu\chi} \quad (4)$$

avec ε la constante diélectrique du solvant, μ sa viscosité dynamique en $\text{Pa}\cdot\text{s}$, χ la conductivité de la solution d'électrolyte en $\mu\text{S}\cdot\text{cm}^{-1}$ et ζ le potentiel zéta du matériau de filtration en V. De la mesure des variations de la différence de potentiel entre deux électrodes Ag/AgCl avec la pression transmembranaire, il est possible de suivre les modifications de l'état de charge de la surface des pores membranaires car la différence de potentiel mesurée par unité de pression (défini dans la suite de l'article comme le potentiel d'écoulement) est directement proportionnelle au potentiel zéta du matériau de filtration d'après l'équation 4.

La cellule Amicon employée pour l'ensemble de ces mesures, comme rapportée récemment par PONTIE *et al.* (2005), permet de travailler avec une surface de membrane de $1,35 \text{ cm}^2$.

3. RÉSULTATS ET DISCUSSIONS

3.1 Modification de la membrane AN69 par le PDADMA

Des images MEB et AFM de la membrane AN69 sont rapportées sur les figures 2a et 2b. L'image de la figure 2b permet de déterminer une valeur de R_a , de $200 \pm 50 \text{ nm}$. Après imprégnation 18 h dans la solution de PDADMA, le R_a obtenue pour la membrane AN69 mod est légèrement plus faible ($140 \pm 50 \text{ nm}$). La couche de PDADMA déposée sur

l'AN69 n'est pas visible compte tenu de sa faible épaisseur (de l'ordre de quelques nm) mais elle semble jouer un rôle de lissage de la surface. Toutefois, dans les deux cas, les fortes rugosités observées pourraient influencer notablement sur l'accrochage physique des bactéries, ainsi que rapporté par HILAL *et al.* (2003 et 2004). Les autres propriétés des membranes AN69 et AN69 mod sont résumées dans les tableaux 1 et 2.

3. 2 Caractérisations des membranes AN69 et AN69 mod sans et avec *E. coli*

3. 2. 1. Nombre de transports, perméabilités hydrauliques et potentiels d'écoulement

Le tableau 1 regroupe les résultats de nombre de transports t_{Li^+} , de potentiel d'écoulement (PE) et de perméabilité

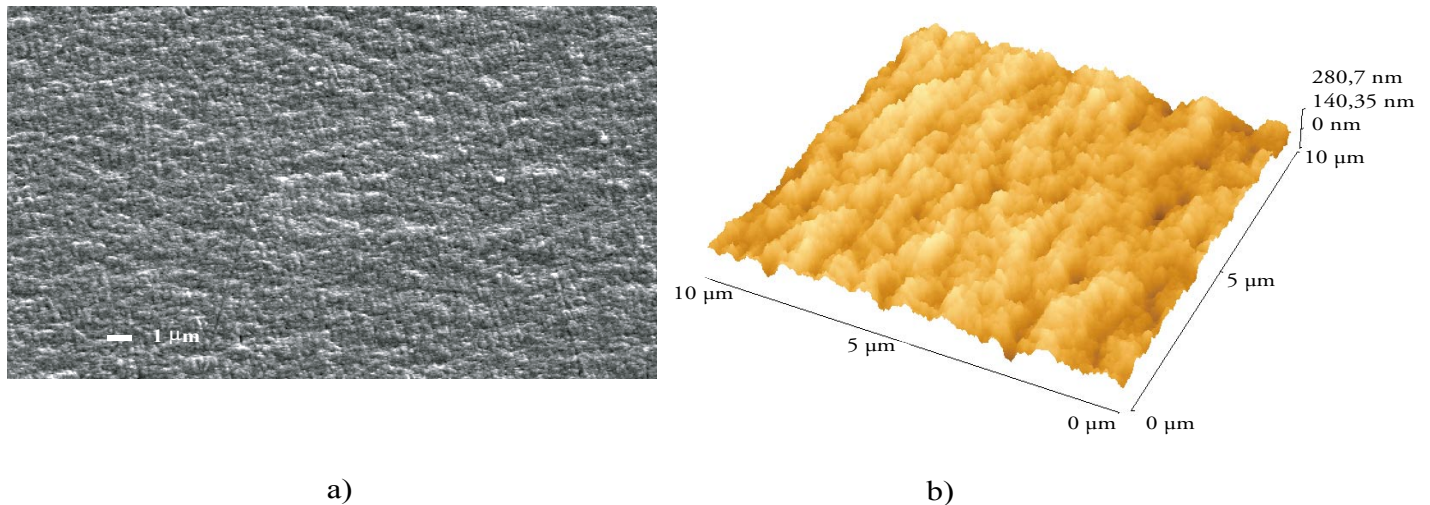


Figure 2. a) Image 2D (grossissement x5000); b) Image 3D de l'AN69 obtenue en mode contact par l'AFM.
a) 2D image of AN69 (zoom x5000); b) 3D image of AN69 obtained in contact mode.

Tableau 1. Récapitulatif des résultats de nombres de transports de Li^+ , de perméabilités hydrauliques et de potentiels d'écoulement, pour l'AN69 vierge et modifiée, en présence et en l'absence de *E. coli*.

Table 1. Physico-chemical properties of cleaned and modified AN69 in the presence and absence of *E. coli*.

Membrane	Perméabilité hydraulique ($L \cdot m^{-2} \cdot h^{-1} \cdot bar^{-1}$) ($\pm 0,1$)	Nombre de transports t_{Li^+} * ($\pm 0,02$)	Potentiel d'écoulement (mV/bar) ($\pm 0,2$)
AN69	0,94	0,75	-2,3
AN69 mod.	0,45	0,40	+2,2
AN69 – <i>E.coli</i>	0,42	nd	-3,3
AN69 mod – <i>E.coli</i>	0,31	nd	0,5

Tableau 2. Dénombrement des bactéries (bactéries/mm²) sur les membranes étudiées.

Table 2. Bacterial counts on the studied membranes.

Membranes	Bactéries /mm ²
AN69	306 \pm 177
AN69 mod	798 \pm 279

hydraulique, avant et après modification de la surface des membranes par *E. coli*. En présence de PDADMA, la membrane AN69 mod montre une perméabilité hydraulique plus faible de 52 % par rapport à l'AN69, probablement due à une obstruction des pores.

La présence de *E. coli* provoque une diminution plus importante de ce paramètre tant sur la membrane AN69 que sur la AN69 mod. Les bactéries restent en surface des membranes et ne s'insèrent pas dans les pores en raison de leur taille importante ($> 1 \mu\text{m}$) comparativement à celle des pores (diamètre moyen des pores $< 5 \text{ nm}$). Toutefois, si les dimensions des bactéries ($2 \text{ à } 3 \mu\text{m} \times 0,7 \mu\text{m}$) ne leur permettent pas physiquement de traverser les membranes, les résultats du tableau 2 montrent qu'elles peuvent, malgré tout, pénétrer dans leurs anfractuosités, en raison probablement des rugosités de surface importantes des membranes étudiées.

Par ailleurs, le nombre de transport de Li^+ (t_{Li^+}) diminue en passant de la membrane vierge à la membrane modifiée. Cette diminution est due à la fois aux effets stériques liés à la diminution de la taille des pores mais aussi aux interactions électrostatiques répulsives entre l'AN69m et l'ion Li^+ . Enfin, le rôle de l'hydratation peut également intervenir notablement sur le transport de l'ion Li^+ car si c'est le cation monovalent le plus petit en matière de rayon ionique, c'est aussi le cation le plus hydraté et donc celui qui possède le rayon hydraté le plus grand.

De plus, les résultats de PE sont intéressants car ils nous renseignent sur les modifications internes des charges de ces membranes. Il s'agit en effet d'une grandeur physico-chimique représentative de l'état de charge des pores des membranes poreuses. L'inversion du signe de la charge membranaire est également visualisable par les résultats de PE comme rapportés dans le tableau 1. Ainsi ces résultats montrent que la modification par le PDADMA se fait en profondeur. En effet, l'imprégnation de la membrane AN69 par le polyélectrolyte cationique PDADMA change le signe de la charge membranaire qui est initialement négative ($-2,3 \text{ mV/bar}$) et devient positive ($+2,2 \text{ mV/bar}$) après imprégnation. Enfin, la relative symétrie des valeurs de PE des membranes AN69 et AN69 mod nous permet de constater que tous les sites négatifs de l'AN69 ont été occupés par la chaîne du polyélectrolyte de PDADMA. Toutefois, l'inversion presque symétrique de cette charge pourrait être attribuée à un échange de type 1-2, c'est-à-dire une charge fournie par la membrane pour deux charges apportées par le PDADMA.

Enfin, il est aussi possible de remarquer dans le tableau 1 une légère diminution du PE de $+2,2 \text{ mV/bar}$ à $+0,5 \text{ mV/bar}$ lors de la mise en présence de l'AN69 mod avec *E. coli*. Cela montre que, malgré sa taille, *E. coli* peut pénétrer dans les anfractuosités de la membrane AN69 mod et écranter

partiellement sa charge positive. Dans ce cas, même si la situation est répulsive, la rugosité peut apporter une explication quant à l'accrochage physique qui peut l'emporter sur la répulsion électrostatique.

3.2.2 Comptage des *E. coli* par microscopie électronique à balayage

Des dénombrements d'*E. coli* sur les deux membranes étudiées ont été réalisés au MEB. Chaque dénombrement correspond au résultat moyen de trois essais effectués pour chaque membrane (à raison de cinq champs par essai, au grossissement de $\times 2000$).

Comme illustré sur les figures 3a et 3b, et dans le tableau 2, les dénombrements montrent une nette différence entre les membranes AN69 et AN69 mod. Sur les trois essais effectués, la membrane AN69 mod présente plus de bactéries (Figure 3b) que la membrane vierge (Figure 3a).

Il est possible d'expliquer ces différences d'affinité entre les membranes et les bactéries *E. coli* par leurs différences de charge. En effet, globalement *E. coli* présente une charge négative, comme la plupart des bactéries, même si cette charge peut s'avérer délocalisée d'après des travaux récents (GANZ, 2001), cela induit une plus grande affinité électrostatique de *E. coli* avec le PDADMA alors que l'interaction est répulsive avec la membrane anionique AN69.

Outre les effets électrostatiques prépondérants, il est également possible que l'adhérence due aux fortes rugosités des deux membranes intervienne, toutefois dans une moindre mesure.

D'autre part, dans les conditions de l'expérience, le dénombrement moyen des bactéries après 24 h de contact n'a pas dépassé $800 \text{ bactéries/mm}^2$ (Tableau 2). Ces résultats indiquent que, dans ces conditions, les bactéries ne sont pas capables de coloniser les deux membranes étudiées jusqu'à la formation d'un biofilm. Ce résultat nous a décidés à travailler directement avec des solutions d'eau de mer, comme rapporté par la suite.

3.3 Mise au point d'un protocole d'élimination d'un biofilm marin

Dans un premier lieu, les membranes AN69 et AN69 mod ont été mises en contact avec l'eau de mer durant une semaine afin d'étudier la formation d'un biofilm naturel sur les surfaces membranaires. Comme illustré sur les figures 4a-b et 4d-f, en présence d'eau de mer, la membrane AN69 mod se couvre de bactéries, algues et autres constituants du milieu marin, et cela d'autant plus que le temps d'exposition est élevé. D'ailleurs,

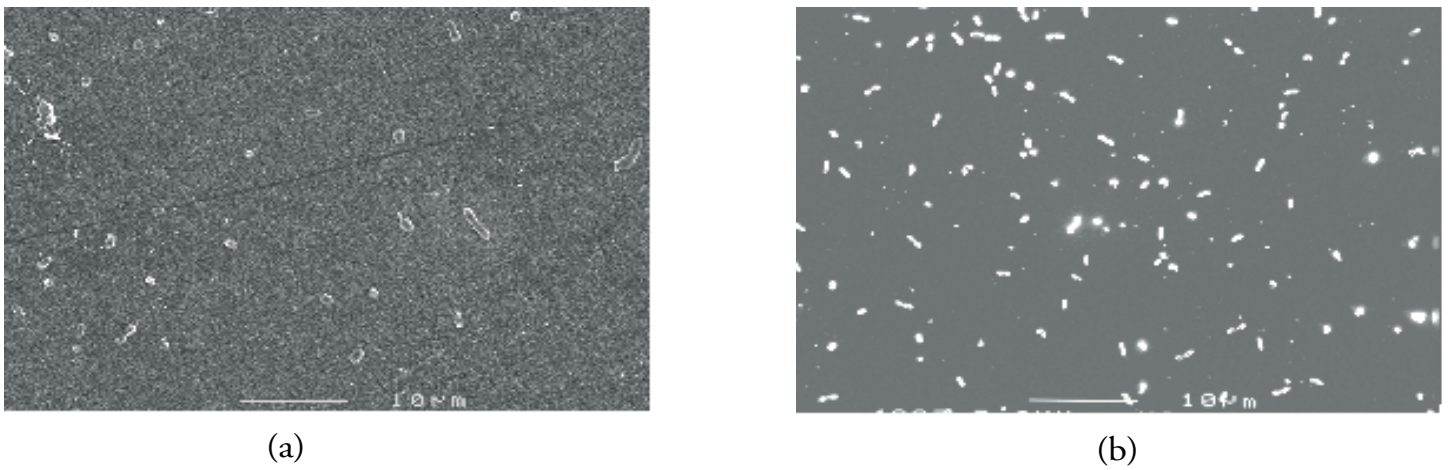
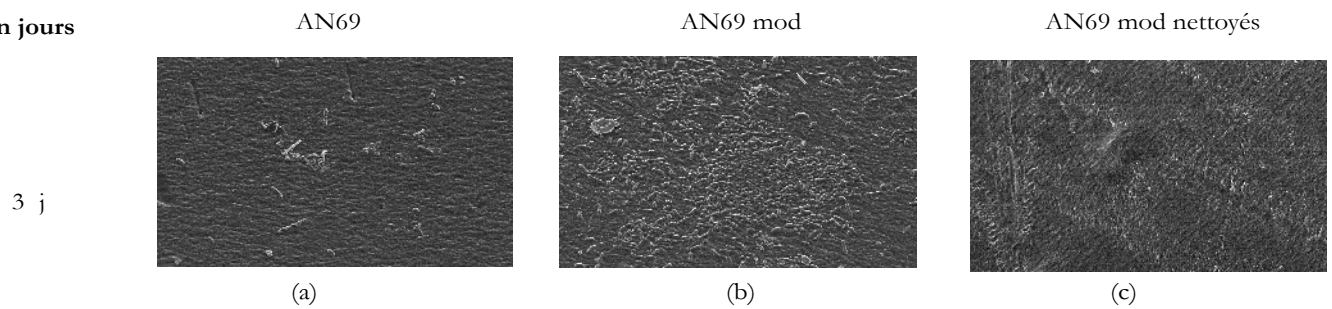


Figure 3. a) Membrane AN69 en présence de *E. coli*; b) Membrane AN69 mod en présence de *E. coli* (grossissement x 2000).
a) AN69 membrane in presence of E. coli; b) AN69 mod membrane in presence of E. coli (magnified 2000x).

Temps
d'immersion
en eau de
mer en jours



Temps
d'immersion
en eau de
mer en jours

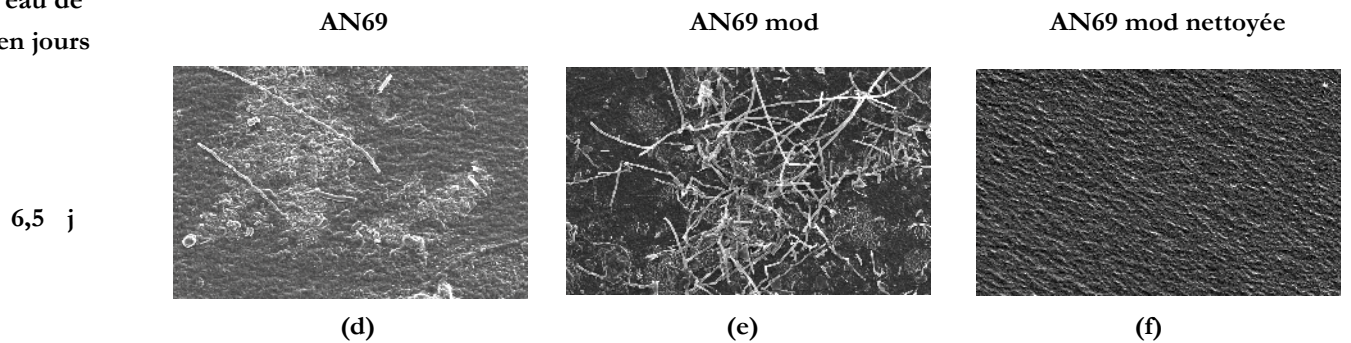


Figure 4. Images MEB de l'AN69, l'AN69 mod et l'AN69 mod nettoyée après immersion dans de l'eau de mer; temps d'élimination : 18 h, grossissements x2000.
MEB images of AN69, AN69 mod and cleaned AN69 mod after immersion in sea water; Elimination time: 18 h., magnified 2000x.

il apparaît nettement que dans ces conditions aussi, comme pour *E. coli*, l'AN69 mod se recouvre plus rapidement de bactéries que l'AN69 (Figures 4a-4b et 4d-4f), ce qui semble confirmer la prédominance des interactions électrostatiques sur les autres types d'interaction non spécifiques susceptibles d'intervenir pour expliquer l'affinité entre les bactéries et les matériaux étudiés.

Un protocole simple d'élimination du biofilm naturel a été mis en oeuvre; il consiste à immerger la membrane à traiter dans une solution de chlorure de sodium de concentration 2M. En effet, après rinçage de la membrane AN69 mod encrassée par cette solution, le PDADMA se décroche par simple écrantage des charges impliquées par l'adhésion du polyélectrolyte à la membrane.

Afin d'évaluer l'efficacité du protocole de nettoyage mis au point, il s'avère indispensable d'évaluer les modifications physico-chimiques avant et après élimination du PDADMA pour les comparer à celles de la membrane AN69. Le tableau 3 regroupe des caractéristiques physico-chimiques de la membrane vierge et celles des membranes modifiées par les dépôts de PDADMA et du biofilm naturel avant et après application du protocole décrit ci-dessus.

Les résultats montrent que les membranes modifiées ont récupéré une grande partie des propriétés physico-chimiques de la membrane de référence AN69. En matière de perméabilité hydraulique, la membrane modifiée par le dépôt de PDADMA et mise en contact avec l'eau de mer pendant 3 j a récupéré ~77 % de sa valeur initiale. La membrane modifiée et immergée pendant 6,5 j a récupéré ~72 % de la valeur initiale.

D'autre part, les mesures de PE ont permis de constater que la présence du biofilm n'induisait pas de changement de charges dans les pores. De la même façon, après nettoyage, les

membranes modifiées retrouvent la charge de surface négative de l'AN69. Il est important de signaler que la membrane modifiée et immergée pendant 3 j dans l'eau de mer a retrouvé une charge négative après application du protocole de « nettoyage » très proche de celle de la membrane AN69. Ainsi, après application du protocole de rinçage, la charge négative initiale de la membrane AN69 est retrouvée.

L'élimination du PDADMA encrassé entraîne avec lui l'ensemble des bactéries mais également les autres résidus du biofilm déposés sur la membrane, comme illustré sur les figures 4c et 4f. Ensuite il est possible de redéposer sur l'AN69 un film frais de PDADMA puis de redémarrer les opérations de filtration (résultats non présentés).

Ces premiers résultats encourageants montrent la facilité d'enlever un dépôt de PDADMA qui a vieilli et s'est recouvert de bactéries et ouvre la possibilité de le renouveler très régulièrement par un film frais pour une réutilisation à l'infini du support, la membrane AN69.

Cependant, la perméabilité hydraulique reste affectée, de même que les nombres de transports de Li^+ , ce que l'on peut attribuer à un colmatage en profondeur dû aux résidus de biofilm (protéines, polysaccharides, etc.), comme rapporté récemment par AKTHAKUL *et al.* (2004) et VIOLLEAU *et al.* (2005). La mise au point d'un nettoyage plus poussé est en cours de développement à l'échelle du procédé pour l'élaboration de solutions isotoniques et hypertoniques à destination de la santé humaine.

4. CONCLUSION ET PERSPECTIVES

Dans cette étude, nous nous sommes intéressés à la modification par imprégnation du polyélectrolyte cationique

Tableau 3. Récapitulatif des résultats des nombres de transports t_{Li^+} , de PE et de PH pour l'AN69 mod avant et après le nettoyage.
Physico-chemical properties of modified AN69 before and after cleaning.

Membranes	Nombre de transports t_{Li^+} ($\pm 0,02$)	Potentiel d'écoulement (mV/bar) ($\pm 0,2$)	Perméabilité hydraulique ($\text{L}\cdot\text{m}^{-2}\cdot\text{h}^{-1}\cdot\text{bar}^{-1}$) ($\pm 0,1$)
N69	0,75	-2,3	0,94
AN69mod	0,40	2,2	0,45
AN69mod mer 3j	0,41	2,0	0,41
AN69mod mer 6,5j	0,43	2,5	0,38
AN69mod (mer 3j) ^N	0,52	-2,5	0,72
AN69mod (mer 6,5j) ^N	0,58	-3,1	0,68

PDADMA de la membrane anionique AN69, dans le but d'améliorer son adaptabilité au milieu en réel et en particulier lorsqu'elle est soumise à une colonisation bactérienne par *E. coli* et par un biofilm marin.

Nous nous sommes focalisés sur ses modifications physico-chimiques avant et après imprégnation, en l'absence et en présence de *E. coli* et du biofilm marin.

Nos résultats montrent un rôle majeur joué par l'attraction électrostatique entre les microorganismes et l'AN69 modifiée par le PDADMA par comparaison avec l'AN69 non modifiée.

Toutefois, la forte rugosité des surfaces étudiées joue également un rôle non négligeable même si les forces électrostatiques sont prépondérantes.

Par ailleurs, nous avons mis au point un protocole original d'élimination d'un biofilm marin. Ce protocole de nettoyage consiste à immerger la membrane modifiée par le PDADMA et encrassée dans une solution de chlorure de sodium 2M puis à la rincer dans l'eau ultrapure. La simplicité de ce protocole « de nettoyage » ouvre la possibilité d'une modification non permanente des membranes de dialyse, dans le but de limiter les problèmes récurrents de biocolmatage et d'augmenter les durées de vie des membranes en milieu marin.

REMERCIEMENTS

Nous remercions l'INRA d'Angers pour la fourniture de *E. coli* ainsi que le CEMAGREF, et tout particulièrement A.M. Pourcher, pour son assistance lors de la mise au point des protocoles d'ensemencement.

RÉFÉRENCES BIBLIOGRAPHIQUES

- AFNOR N°45-101 (juillet 1996). *Filtration des liquides : perméabilité à une eau de référence*. ISSN 0335-3931.
- AKTHAKUL A., R. SALINARO, A.M. MAYES (2004). Design of biodegradable amphiphilic polymers: Well-defined amphiphilic polyphosphates with hydrophilic graft chains via ATRP. *Macromolec.*, 37, 7663- 7668.
- GANZ T. (2001). Fatal attraction evaded. How pathogenic bacteria resist cationic polypeptides. *J. Exper. Med.*, 1939, F31-F33.
- HILAL N., L. AL-KHATIB, P.B. ATKIN, V. KOCHKODAN et N. POTAPCHENKO (2003). Photochemical modification of membrane surfaces for (bio)fouling reduction: a nano-scale study using AFM. *Desalination*, 158, 65-72.
- HILAL N., L. AL-KHATIB, P.B. ATKIN, V. KOCHKODAN et N. POTAPCHENKO (2004). Surface modified polymeric membranes to reduce (bio)fouling: a microbiological study using *E. coli*. *Desalination*, 167, 293-300.
- NGUYEN T.Q., K. GLINEL, M. PONTIÉ ET Z. PING (2004). Immobilization of bio-macromolecules onto membranes via an adsorbed nanolayer: An insight into the mechanism. *J. Membr. Sci.*, 232, 123-132.
- PONTIÉ M., C. DIAWARA, M. RUMEAU, D. AUREAU et P. HEMMERY (2003). Seawater nanofiltration (NF): Fiction or reality? *Desalination*, 158, 277-280.
- PONTIÉ M., H. ESSIS-TOMÉ, A. ELANA ET T.Q. NGUYEN (2005). Fabrication and physicochemical characterization of a novel dialysis membrane by adsorption of inverse polyelectrolyte nanolayers. *C.R.A.S., Chim.* 8, 1135-1147.
- RUBIO, C. (2002). *Compréhension des mécanismes d'adhésion des biofilms en milieu marin en vue de la conception de nouveaux moyens de prévention*, Thèse de Doctorat, Univ. Paris VI, France, 53 p.
- THOMAS M, P. VALETTE, A.L. MAUSSET ET P. DEJARDIN (2000). High molecular weight kininogen adsorption on hemodialysis membranes: influence of pH and relationship with contact phase activation of blood plasma. Influence of pre-treatment with poly(ethyleneimine). *Int. J. Artif. Organs.*, 23, 20-26.
- VIOLLEAU D., J.P. CROUÉ, H. ESSIS-TOME, H. HABAROU et M. PONTIÉ (2005). Fouling studies of a polyamide nanofiltration membrane by selected natural organic matter: an analytical approach. *Desalination*, 173, 223-238.