UA AUITUS

DE PHANTENINGER EN AU als den Tribunus Officiales Revues Scherales de Printer Reterate m. titre qui dante des Alea d

eur réduction de dignées, actif feuille d'impréssion : De sagages autoures doubrassion : de sagages dantour fout son érensed, ét de ligt les purriculous, présenterings

et vasuma, objectus **Paus**antan at a par les one annes d'apis de la

Im de Parigle e sis le public laise, le time para e présenda outs d'autriers

e Primite i e engine representation de l'english de l'english en de status grant anglish de l'english de l'en

Physical 1, 146 605-612

27 (ditte de publicationes)

aux foig) et kupugis de publishen bliskraphus: si plustepus selle 1864 (kubisarthi - Manaliksini b 1864 (kupi da Misa gapus karan

7570.37777

minius strongment unigenes er entim bestigt **"agestel stil**g mis destellenge

r de papier millineres for definitives du papier godisie

ves a fravent agadates despain odvitz en santiferante en case ection scientifique est medica attes des nominam Lagentiga en des interestes distributa en primite tres mandes, destin reduction sinci industra bathe retlettar especias des lagentigapoinals resortenes d'aga es que

e de l'establication de la communication de la

one permit, rollins A. Proprise set ulitanges romatriques suits di de suturbes Reçu le 25 juin 1964.

CONSTITUANTS OSMOTIQUEMENT ACTIFS DES MUSCLES ADDUCTEURS DE GRYPHAEA ANGULATA ADAPTÉE A L'EAU DE MER OU A L'EAU SAUMÂTRE

PAR

S. BRICTEUX-GRÉGOIRE, Gh. DUCHÂTEAU-BOSSON, Ch. JEUNIAUX et M. FLORKIN

(Institut Léon Fredericq, Biochimie; Université de Liège)

Introduction

L'huître portugaise Gryphaea angulata Lamarck est une espèce relativement euryhaline (litter. : voir Korringa, 1952) bien que ne présentant pas de régulation anisosmotique du sang. Il existe d'autres espèces euryhalines bien que pœcilosmotiques et, chez celles qui ont été étudiées, on a pu mettre en évidence une régulation isosmotique intracellulaire, ajustant plus ou moins efficacement la concentration intracellulaire au niveau de celle du milieu intérieur (Arenicola marina, Duchâteau el al., 1961; Perinereis cultrifera, Jeuniaux et al., 1961; Mytilus edulis, Potts, 1958; Bricteux-Grégoire et al., 1964 a; Asterias rubens, Jeuniaux et al., 1962; Ostrea edulis, Bricteux-Grégoire et al., 1964 b). Le présent travail est consacré à la mise en évidence d'une régulation isosmotique intracellulaire chez Gryphaea angulata, et à l'identification des effecteurs de cette régulation.

Matériel et Méthodes

Les huîtres provenaient des parcs de culture de la région d'Arcachon. Elles ont été divisées en deux lots : l'un conservé dans de l'eau de mer aérée, l'autre amené progressivement, par étapes successives, dans un mélange d'eau de mer et d'eau douce à volumes égaux (eau de mer 50 %). Elles ont été utilisées après 24 heures d'adaptation à ce dernier milieu.

Détermination de l'espace extracellulaire.

Il est plus malaisé d'injecter des Gryphaea que des Ostrea, en raison de la forme et de l'épaisseur de la coquille. La technique utilisée précédemment (BRICTEUX-GRÉGOIRE et al., 1964 b) n'a donc pas été employée. L'espace extracellulaire a été mesuré sur des préparations musculaires obtenues de la manière suivante.

La coquille est fracturée au moyen de fortes pinces coupantes, de manière à isoler les deux portions des valves ventrale et dorsale auxquelles les muscles adducteurs sont fixés. Le manteau, les branchies et les autres organes sont soigneusement extraits sans léser les muscles, qui sont mis à nu sur leur pourtour. La préparation musculaire ainsi obtenue est lavée dans une solution saline isotonique (eau de mer ou eau de mer 50 %, selon les cas) et plongée dans une même solution saline contenant de l'inuline (5 g/litre). L'incubation dans cette solution d'inuline, continuellement aérée, se prolonge pendant 16 à 18 heures, à 10°C. Après ce laps de temps, les muscles ont gardé leurs propriétés contractiles. Ils sont séparés des coquilles, partagés en portion «blanche» (contraction lente) et portion «jaune» (contraction rapide), lavés dans une solution saline isotonique, essorés et broyés au moyen d'un homogénéiseur « microturax ». La teneur en inuline des broyats de fibres musculaires et des solutions d'inuline ayant servi à l'incubation des muscles est mesurée par la méthode de Roe et al. (1949).

Détermination de la teneur des fibres musculaires en constituants inorganiques et en constituants azotés dialysables.

Les muscles adducteurs ont été séparés en portion «lente» (blanche) et «rapide» (jaune). La préparation des broyats de fibres musculaires, le dosage du chlore, du sodium, du potassium et du calcium, ainsi que le dosage de l'azote total, de la glycocolle-bétaïne et des acides aminés libres ont été décrits dans le travail concernant Ostrea edulis (voir BRICTEUX-GRÉGOIRE et al., 1964 b).

Résultats

Le tableau I donne, dans les deux premières lignes, la valeur de l'abaissement cryoscopique du sang des huîtres conservées Tableau I. — Constituents incangulate dans l'eau de mer (M) et $M: \Delta = -2^{\circ}20$ C; Cl 2388, K 5 K 14.8, Na 492.2, $M/2: \Delta = -1^{\circ}02$ C; Cl 1194, K K 7.4, Na 246.1. Ca

<u></u>		
	mg p	100
	muscle	jau
	M	М
Cl	552.8 413.5 368.9 26.7	176 319 136 13
	թ. 100 ց	du
	muscle	jauı
	М	M
Résidu sec Eau Espace	26.3 73.7	8
« inuline »	7.1	
	muscle	jau
	M	M
Espace «inuline» (pour 100 g d'eau totale)	9.6	

en eau de mer (M) et ad ainsi que la composition in Il présente d'autre part le niques des muscles adducte RE et al

Gruphaea que des Ostrea, e la coquille. La technique RÉGOIRE *et al.*, 1964 b) tracellulaire a été mesuré

btenues de la manière le fortes pinces coupantes, s des valves ventrale et

ırs sont fixés. Le manteau, nt soigneusement extraits nu sur leur pourtour. La est lavée dans une solueau de mer 50 %, selon solution saline contenant is cette solution d'inuline, endant 16 à 18 heures, muscles ont gardé leurs és des coquilles, partagés nte) et portion «jaune» olution saline isotonique, ogénéiseur « microturax ». fibres musculaires et des cubation des muscles est (1949).

usculaires en constituants dialysables.

oarés en portion «lente» paration des broyats de du sodium, du potassium l'azote total, de la glycoes ont été décrits dans le oir Bricteux-Grégoire

remières lignes, la valeur g des huîtres conservées

TABLEAU I. - Constituants inorganiques des fibres musculaires de Gryphaea angulata dans l'eau de mer (M) et dans l'eau de mer diluée deux fois (M/2).

M: △ = —2°20 C; Cl 2388, K 57.8, Na 1132, Ca 32.5 mg p. 100 ml; Cl 672.7,

K 14.8, Na 492.2, Ca 8.1 mOsm p. litre.

M/2: △ = —1°02 C; Cl 1194, K 28.9, Na 566, Ca 16.2 mg p. 100 ml; Cl 336.3,

K 7.4, Na 246.1. Ca 4.1 mOsm p. litre.

	mg p	100 g d	le tissu i	rais .	mOs f	sm p. k ibre m	ilo d'ea usculair	u de e
	muscle	jaune	muscle	blanc	muscle	jaune	muscle	blanc
	M	M/2	M,	M/2	М	M/2	М	M /2
Cl	552.8 413.5 368.9 26.7	178.5 315.2 130.7 13.6	1014.7 241.5 556.0 66.6	428.8 174.5 267.5 36.8	162.3 157.5 188.4 9.2 517.4	44.7 105.3 59.0 4.3 213.3	322.4 93.8 286.8 24.4 727.4	130.1 60.6 133.5 12.2 336.4
	p. 100 g		ds de tis	-		1 :		
		M/2	М	M/2				
Résidu sec	26.3 73.7 7.1	18.8 81.2 4.8	24.2 75.8 11.8	19.4 80.6 7.7		. •		
	muscle	jaune	muscle	blanc				
	M	M/2	М -	M/2				•
Espace « inuline » (pour 100 g d'eau totale)	9.6	5.9	15.6	9.6				

en eau de mer (M) et adaptées à l'eau de mer diluée (M/2), ainsi que la composition inorganique du sang (Cl, Na, K et Ca). Il présente d'autre part les concentrations en éléments inorganiques des muscles adducteurs, portion lente (blanche) et portion 838

rapide (jaune), des huîtres en eau de mer ou en eau saumâtre. Enfin, il résume, pour les deux lots d'huîtres, les résultats obtenus pour le calcul de l'espace extracellulaire de ces mêmes muscles par la méthode à l'inuline.

Dans le tableau II, on trouvera les résultats de l'analyse des constituants azotés des muscles blancs et jaunes chez les

Tableau II. — Constituants azotés dialysables des fibres musculaires de Gryphaea angulata maintenue dans l'eau de mer (M) et dans l'eau de mer diluée deux fois (M/2).

	mg p	100 g	de tissu	frais	mO		kilo d'e fibre	au
	muscle	jaune	muscle	blanc	muscle	jaune	muscle	blanc
	М	M/2	М	M-/2	M	M/2	M	M/2
	1							
1. Acides aminés	0.0	116	143	57	36.7	17.0	25.1	8.7
Alanine	218	63	143	14.2	9.7	4.8	1.8	1.1
Arginine	113 207	200	154	142	23.3	19.8	18.1	14.7
Ac. aspartique total		110	72	63	11.9	9.8	7.6	5.9
Ac. glutamique tot.	118	126	82.2	37.3	43.1	22.0	17.1	6.8
Glycocolle	216		0%.2	37.3	0.5	25.0	17.1	0.0
Histidine	5.4	·	tr	tr	0.3	tr	tr	tr
Isoleucine	9.5	tr	tr	t.r	0.5	tr	tr	tr
Leucine	4.6	tr 17	26	22	2.5	1.5	2.7	2.0
Lysine	~-	tr	tr	tr	tr	tr	tr	tr
Phénylalanine	tr 64	30	31	18	8.3	3.4	4.2	2.1
Proline		13.6	14.8	11.6	1.9	1.7	2.2	1.5
Sérine	13.3		14.6	13.6	2.7	1.7	1.9	1.6
Thréonine	21.8	15.1	tr	13.0	tr	tr	tr	tr
Tyrosine	tr	tr tr	tr	tr	tr	tr	tr	tr
Valine	tr :		"-	LI	Lr	LI	61	
	:	1111	-		141.4	81.7	80.7	44.4
	1040	CEO.	OF O	462	125.0	71.0	81.2	50.8
2. Taurine	1040	679 879.3	650 873.9	587.6	174.4	98.4	116.7	68.9
3. Bétaïne	1360	8/9.3	8/3.9	387.6	174.4	90.4	110.7	00.8
4. Oxyde de trimé-		1	0	0	0	0	0	0
thylamine	0	0		U U	"	"	"	"
N aminé dialysable	0.7.1	000	180	116	333.0	192.3	200.2	113.9
(ninhydrine)	311	206			1		387.4	232.0
N dialysable total	561.3	381.8	348.4	236.8	601.8	357.1	307.4	232.0

huîtres témoins et les huîtres adaptées à l'eau saumâtre. Dans le tableau III, nous avons calculé les modifications de concentration observées au cours de l'adaptation osmotique, tant pour les constituants azotés que pour les éléments inorganiques, et TABLEAU III. — Modifications des constituants osmotiquement act phaea angulata de l'eau de mer à sibles en raison de l'augmentation

1. Acides aminės dialysables
Alanine
Arginine
Ac. aspartique total
Ac. glutamique total
Glycocolle
Histidine
Isoleucine
Leucine
Lysine
Phénylalanine
Proline
Sérine
Thréonine
Tyrosine
Valine
2. Taurine
3. Bétaïne
4. N aminé dialysable
5. N dialysable total
6, Cl
7, K
8. Na
9. Ca
Somme 5, 6, 7, 8, 9

nous avons calculé la parvariations d'hydratation valeurs (dernières colong tration qui résulte d'un intracellulaire.

Enfin, le tableau IV observées pour l'ensemble substances azotées dialys la valeur de l'abaissem deux catégories de subs ner ou en eau saumâtre. d'huîtres, les résultats acellulaire de ces mêmes

es résultats de l'analyse lancs et jaunes chez les

s fibres musculaires de Gryphaea eau de mer diluée deux fois (M/2).

S	m(Osm p. de	kilo d'e fibre	au
nc	muscle	e jaune	muscl	e blane
2	M	M/2	. M	M/2
	36.7	17.0	25.1	8.7
2	9.7	4.8	1.8	1.1
. ~	23.3	19.8	18.1	14.7
	11.9	9.8	7.6	5.9
3	43.1	22.0	17.1	6.8
	0.5	43.0		"
	0.3	tr	tr	tr
	0.5	tr	tr	tr
	2.5	1.5	2.7	2.0
	tr	tr	. tr	tr
	8.3	3.4	4.2	2.1
.6	1.9	1.7	2.2	1.5
.6	. 2.7	1.7	1.9	1.6
	tr	tr	\mathbf{tr}	tr
	tr	tr	tr	tr
	141.4	81.7	80.7	44.4
_	125.0	71.0	81.2	50.8
6	174.4	98.4	116.7	68.9
	0	0	0	0
	333,0	192.3	200.2	113.9
8	601.8	357.1	387.4	232.0
-	22210			
				•

à l'eau saumâtre. Dans modifications de concenion osmotique, tant pour léments inorganiques, et

TABLEAU III. - Modifications de concentrations (mOsm p. kilo d'eau de fibre) des constituants osmotiquement aclifs des fibres musculaires lors du passage de Gry-phaea angulata de l'eau de mer à l'eau de mer diluée deux fois et modifications prévisibles en raison de l'augmentation d'hydratation observée.

	Modifications observées		Modific prévisib par de l'hyd	les par suite	Différence	
	Muscle jaune	Muscle blanc	Muscle jaune	Muscle blanc	Muscle jaune	Muscle blanc
1. Acides aminés dialysables						
Alanine	19.7	16.4	4.7	3.1	15.0	13.3
Arginine	4.9	0.7	1.2	0.2	3.7	0.5
Ac. aspartique total	3.5	3.4	3.0	2.2	0.5	1.2
Ac. glutamique total	2.1	1.7	1.5	0.9	0.6	. 0.8
Glycocolle	21.1	10.3	5.5	2.1	15.6	8.2
Histidine			0.1		· — "	_
Isoleucine	_		. 0	_	<u> </u>	·
Leucine			0.1			ļ —
Lysine	1.0	0.7	0.3	0.3	0.7	0.4
Phénylalanine	tr		· —			· — .
Proline	4.9	2.1	1.1	0.5	3.8	1.6
Sérine	0.2	0.7	0.2	0.3	0 .	0.4
Thréonine	1.0	0.3	0.3	0.2	0.7	0.1.
Tyrosine	tr	\mathbf{tr}	tr	\mathbf{tr}	tr	tr
Valine	tr	${f tr}$	tr	tr	tr	tr
2. Taurine	54.0	30.4	16.0	9.9	38.0	20.5
3. Bétaïne	76.0	47.8	22.4	14.2	53.6	33.6
4. N aminé dialysable	140.7	86.3	42.7	24.4	98.0	61.9
5. N dialysable total	244.7	155.4	77.2	47.3	167.5	108.1
6, Cl	117.6	192.3	20.8	39.4	96.8	152.9
7. K	52.2	33.2	20.2	11.5	32.0	21.3
8. Na	129.4	153.3	24.2	35.0	105.2	118.3
9. Ca	4.9	12.2	1.2	3.0	3.7	9.2
Somme 5, 6, 7, 8, 9	548.8	546.4	143.6	136.2	405.2	410.2

nous avons calculé la part de ces modifications imputable aux variations d'hydratation observées. La différence entre ces valeurs (dernières colonnes) représente la variation de concentration qui résulte d'un mécanisme d'adaptation isosmotique intracellulaire.

Enfin, le tableau IV résume les variations de concentration observées pour l'ensemble des constituants inorganiques et des substances azotées dialysables, et donne, en degrés centrigrades, la valeur de l'abaissement cryoscopique correspondant à ces deux catégories de substances.

TABLEAU IV. — Constituants osmotiquement actifs (mOsm p. kilo d'eau de fibre) des fibres musculaires de Gryphaea angulata maintenue

dans l'eau de mer (M) et aans t eau de mer uiuce (m) 2).	ur) comme mune on	121:				
	Muscle jaune	jaune	Muscle blanc	lanc	Diffe	Difference
	M	2/W	W	M/2	Muscle jaune	Muscle blanc
Constituants inorganiques N dialysable total	517.4	213.3	727.4	336.4 232.0	304.1 244.7	391.0 155.4
△ Calc Calc Attended Calc Calc	1119.2 —2°09C —2°20C	570.4 —1°07C —1°02C	1114.8 —2°08G —2°20G	568.4 —1°06G —1°02G	548.8 —1°18C (631 mOsm)	546.4 —1°18C (631 mOsm)
	:					· -
N dialysable total	602 0 174	357 0 98	387 0 117 81	232 0 69 51	245 0 76 54	155 0 48 30
	175	77 68	. 18	44	59	37
dosés 5. Glycocolle	333	22 192 173	200 270	7 114 164	$\begin{vmatrix} 21 \\ 141 \\ 189 \end{vmatrix}$	10 86 115
7. Total 2, 3, 4	507	250	317	183	217	134
9. N total dialysable - N aminé (ninhydrine)	269	165	187	118	104	69
	95	. 29	20	49	88	21

Les résultats présent être directement compai une autre espèce de La Grégoire, Duchâteautableaux I à IV).

L'espace extracellula (= muscle blanc) et à des muscles adducteurs deux fois moindre que « inuline » est plus grand jaune et le volume de Gryphaea diminue au co

Chez Gryphaea, commiques prédominent da les constituants azoté muscle jaune. Celui-ci par des proportions ne Par contre, il est plus re des constituants inorga sous la forme d'azote des deux types de mu l'ensemble des constitu

Lors de l'adaptation —1°02 C), l'équilibre e osmotique du sang et équilibre est dû en pareur intracellulaire, m moindre chez Gryphae conditions. La régulat pour la plus grande p Chez Gryphaea, les pintracellulaire que nou

les chlorures qui, dans La régulation isosm lata, au cours de l'ad

de K et de Cl, la tau glycocolle. Ce sont là nous avons aussi iden

. 21	28	49	70	- 29	95	N identifie $(2+6)$
						10. N total dialysable —
69	104	118	187	165	569	N aminé (ninhydrine)
						9. N total dialysable -
134	217	183	317	290	507	8. Total 2, 6
115	189	164	279	251	440	
98	141	114	500	192	333	6. N aminé (ninhydrine)
10	21	1	17	22	43	5. Glycocolle
37	59	44	81	88	141	dosés
						4. Acides aminés dialysables
30	54	51	81	. 71	125	3. Taurine
48	97	60	/TT }	90	1./I	······ ammad ·····

Discussion

Les résultats présentés dans les tableaux I à IV peuvent être directement comparés à ceux publiés antérieurement pour une autre espèce de Lamellibranche : Ostrea edulis (Bricteux-GRÉGOIRE, DUCHÂTEAU-BOSSON, JEUNIAUX et FLORKIN, 1964: tableaux I à IV).

L'espace extracellulaire des portions à contraction lente (= muscle blanc) et à contraction rapide (= muscle jaune) des muscles adducteurs est, chez Gryphaea, approximativement deux fois moindre que chez Ostrea. Comme chez Ostrea, l'espace « inuline » est plus grand dans le muscle blanc que dans le muscle jaune et le volume de l'espace extracellulaire des muscles de Gryphaea diminue au cours de l'adaptation à des milieux dilués.

Chez Gryphaea, comme chez Ostrea, les constituants inorganiques prédominent dans le muscle blanc, tandis que ce sont les constituants azotés dialysables qui l'emportent dans le muscle jaune. Celui-ci se distingue en outre du muscle blanc par des proportions nettement plus faibles en Na et en Cl. Par contre, il est plus riche en bétaine et en taurine. L'ensemble des constituants inorganiques et des constituants azotés dosés sous la forme d'azote total dialysable constitue, dans le cas des deux types de muscles considérés, 95 p. 100 environ de l'ensemble des constituants osmotiquement actifs.

Lors de l'adaptation à de l'eau de mer diluée deux fois (A = -1°02 C), l'équilibre est pratiquement établi entre la pression osmotique du sang et la pression osmotique intracellulaire. Cet équilibre est dû en partie à une augmentation de la teneur en eau intracellulaire, mais cette variation d'hydratation est moindre chez Gryphaea que chez Ostrea, adaptée dans les mêmes conditions. La régulation isosmotique intracellulaire est due, pour la plus grande part, à un processus actif.

Chez Gryphaea, les principaux effecteurs de l'osmorégulation intracellulaire que nous avons pu identifier sont les ions de Na, de K et de Cl, la taurine, la glycocolle-bétaïne, l'alanine et le glycocolle. Ce sont là des effecteurs de l'osmorégulation que nous avons aussi identifiés dans le cas d'Ostrea edulis, à part les chlorures qui, dans cette espèce, ne paraissent pas intervenir.

La régulation isosmotique intracellulaire de Gryphaea angulata, au cours de l'adaptation à de l'eau de mer diluée deux 'n.

fois, se distingue donc de celle d'Ostrea edulis par une efficacité plus grande des mécanismes intervenant pour prévenir un changement d'hydratation cellulaire, et par l'intervention des anions de chlorure en qualité d'osmorégulateurs.

Résumé

Au cours de l'adaptation de Gryphaea angulala à de l'eau de mer diluée deux fois, les muscles adducteurs se mettent en équilibre avec le milieu intérieur par une diminution de pression osmotique, réalisée principalement par la modification de concentration des ions Na, K et Cl, ainsi que de certains acides aminés libres, de la taurine, de la bétaine et d'autres substances azotées dialysables non identifiées. Ces résultats sont comparés à ceux obtenus précédemment pour Ostrea edulis.

BIBLIOGRAPHIE

Bricteux-Grégoire, S., Duchâteau-Bosson, Gh., Jeuniaux, Ch. et Florkin, M. (1964 a). — Arch. internat. Physiol. Bioch., 72, 116.

BRICTEUX-GREGOIRE, S., DUCHATEAU-BOSSON, Gh., JEUNIAUX, Ch. et FLORKIN, M. (1964 b). — Arch. internat. Physiol. Bioch., 72, 267.

Duchateau-Bosson, Gh., Jeuniaux, Ch. et Florkin, M. (1961). — Arch. internat. Physiol. Bioch., 69, 30.

Jeuniaux, Ch., Bricteux-Grégoire, S. et Florkin, M. (1962). — Cah. de Biol. Mar., 3, 107.

JEUNIAUX, Ch., DUCHÂTEAU-BOSSON, Gh. et FLORKIN, M. (1961). — J. Biochem. (Jap.), 49, 527.

KORRINGA, P. (1952). — Quarterly Rev. Biol., 27, 266.

Potts, W. T. W. (1952). — J. exp. Biol., 35, 749.

ROE, J. H., EPSTEIN, J. H. et GOLDSTEIN, N. P. (1949). - J. biol. Chem., 178, 839.

EXCERP'

Les EXCERPTA M extensif d'extraits des immense de la médeci 20 sections qui font p formant une documen

> PHYSIOLOGY, B Environ 100

ABSTRA

Publicati

Nous désirons vous ra dispose pour la traduction Nous vous prions de nou recevrez un relevé du pris

EXCE

119-123, Herengracht AMSTERDAM (Hollande