Cours Biochimie I

Leçon 9: Enzymes: concepts de base et cinétique



7	Exploration de l'Évolution	164-180 (6.1-6.5)	
8	Portrait de haemoglobin / des anticorps	183-198 (7.1-7.4), 949-956 (33.1- 33.3)	
9	Enzymes: concepts de base et cinétique	205-227 (8.1-8.4, 8.5 premières 3 pages)	
10	Enzymes: stratégies catalytiques	241-270 (9.1-9.4)	
11	Lipides et membranes cellulaires / Les glucides	326-345 (12.1- 12.5), 303-315 (11.1, 11.2)	
12	Modèle de DNA de Watson et Crick	vidéo	
13	Métabolisme	409-429 (15.1- 15.4)	

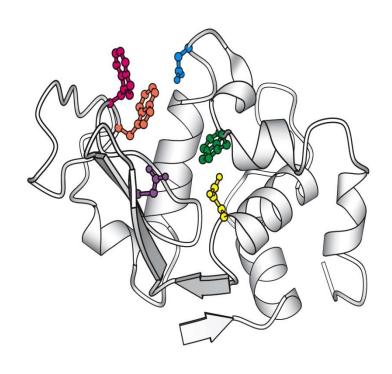
Christian Heinis

christian.heinis@epfl.ch, BCH 5305

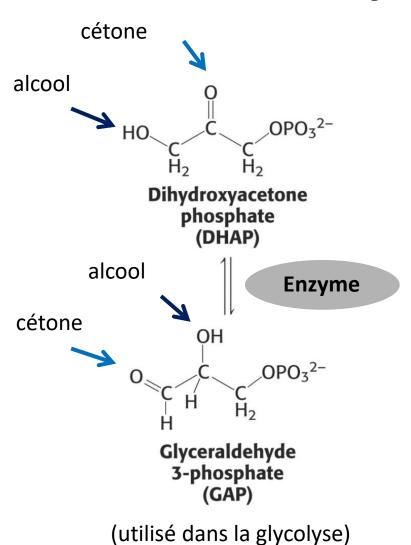
Leçon 9

Enzymes

- Catalyse enzymatique
- Energie libre
- Etat de transition et complexe enzyme-substrat
- Modèle de Michaelis-Menten



Catalyse d'enzyme



Exemple 1

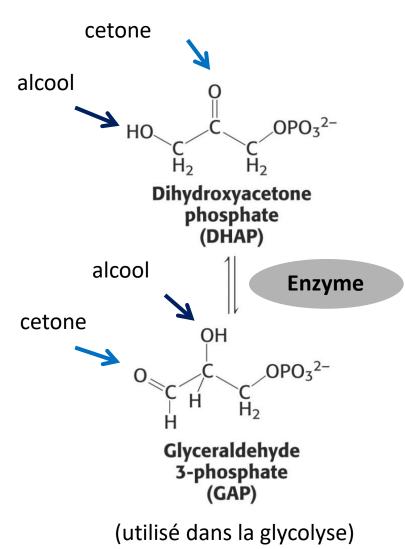
Réaction:

Isomérisation du dihydroxyacétone phosphate en glyceraldéhyde 3-phosphate.

Enzyme:

Triose phosphate isomerase (TIM)

Catalyse d'enzyme



Exemple 1

Réaction:

Isomérisation du dihydroxyacétone phosphate en glyceraldéhyde 3-phosphate.

Enzyme:

Triose phosphate isomerase (TIM)

Pourquoi la catalyse des réactions chimiques dans la biologie est-elle si importante?

L'isomérisation du dihydroacétone phosphate

BLE 8.1 Rate enhancement by	selected enzymes		Réactions par seconde:		
Enzyme	Nonen half-lif	zymatic e	Uncatalyzed rate $(k_{un} s^{-1})$	Catalyzed rate (k _{cat} s ⁻¹)	Rate enhancement $\binom{k_{\text{cat}}/k_{\text{un}}}{}$
OMP decarboxylase	78,000,000 years	2.8×10^{-16}	39	1.4×10^{17}	
Staphylococcal nuclease	130,000	years	1.7×10^{-13}	95	5.6×10^{14}
AMP nucleosidase	69,000	years	1.0×10^{-11}	60	6.0×10^{12}
Carboxypeptidase A	7.3	years	3.0×10^{-9}	578	1.9×10^{11}
Ketosteroid isomerase	7	weeks	1.7×10^{-7}	66,000	3.9×10^{11}
Triose phosphate isomerase	1.9	days	4.3×10^{-6}	4,300	1.0×10^{9}
Chorismate mutase	7. 4	hours	2.6×10^{-5}	5 0	1.9×10^6
Carbonic anhydrase	5	seconds	1.3×10^{-1}	1×10^{6}	7.7×10^{6}

Abbreviations: OMP, orotidine monophosphate; AMP, adenosine monophosphate.

Source: After A. Radzicka and R. Wofenden. Science 267 (1995):90-93.

L'isomérisation non-catalysée est simplement trop lente!

Exemple 2: Hydratation du CO₂

Formation d'acide carbonique à partir de CO_2 et de H_2O .

Hydratation du CO₂ par l'anhydrase carbonique

BLE 8.1 Rate enhancement by	selected enz	ymes	Réactions per seconde:		
Enzyme	Nonen half-lif	zymatic e	Uncatalyzed rate (k _{un} s ⁻¹)	Catalyzed rate (k _{cat} s ⁻¹)	Rate enhancement (k _{cat} /k _{un})
OMP decarboxylase	78,000,000 years		2.8×10^{-16}	39	1.4×10^{17}
Staphylococcal nuclease	130,000	years	1.7×10^{-13}	95	5.6×10^{14}
AMP nucleosidase	69,000	years	1.0×10^{-11}	60	6.0×10^{12}
Carboxypeptidase A	7.3	years	3.0×10^{-9}	578	1.9×10^{11}
Ketosteroid isomerase	7	weeks	1.7×10^{-7}	66,000	3.9×10^{11}
Triose phosphate isomerase	1.9	days	4.3×10^{-6}	4,300	1.0×10^{9}
Chorismate mutase	7 4	hours	2.6×10^{-5}	50	1.9×10^{6}
Carbonic anhydrase	5	seconds	1.3×10^{-1}	1×10^6	7.7×10^{6}

Abbreviations: OMP, orotidine monophosphate; AMP, adenosine monophosphate.

Source: After A. Radzicka and R. Wofenden. Science 267 (1995):90-93.

Chaque molécule d'enzyme peut hydrater 10⁶ molécules de CO₂ par seconde!

Example 3: Activité protéolytique

$$\begin{array}{c} R_1 \\ H \\ \hline \\ R_2 \\ \hline \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} Peptide \\ \hline \\ \end{array} \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} Peptide \\ \hline \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} Peptide \\ \hline \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} Peptide \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} Peptide \\ \hline \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} Peptide \\ \hline \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} Peptide \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} Pep$$

Example 3: Activité protéolytique

$$\begin{array}{c} R_1 \\ H \\ C \\ R_2 \\ H \\ \end{array} \\ \begin{array}{c} Peptide \\ \hline \end{array} \\ \begin{array}{c} Peptide \\ \end{array} \\ \begin{array}{$$

Dans quelle direction est-ce que la réaction se passe?

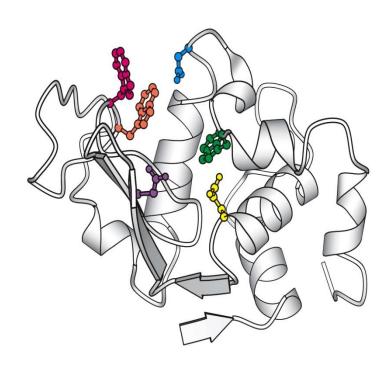
Leçon 9

Enzymes

- Catalyse enzymatique



- Energie libre
- Etat de transition et complexe enzyme-substrat
- Modèle de Michaelis-Menten

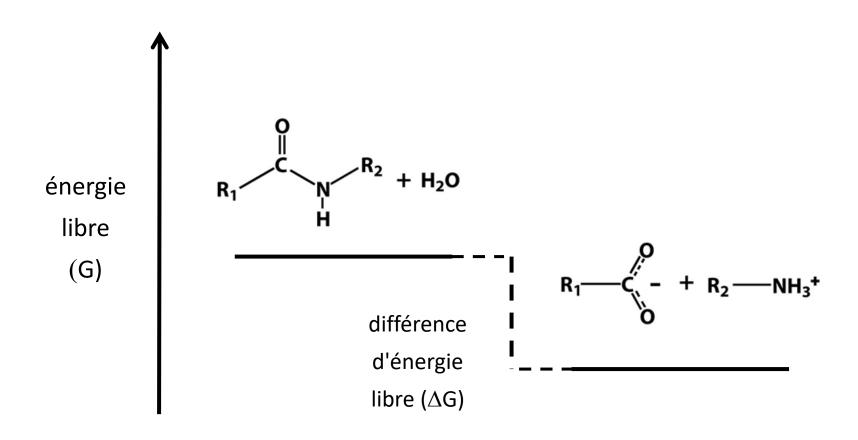


Energie libre

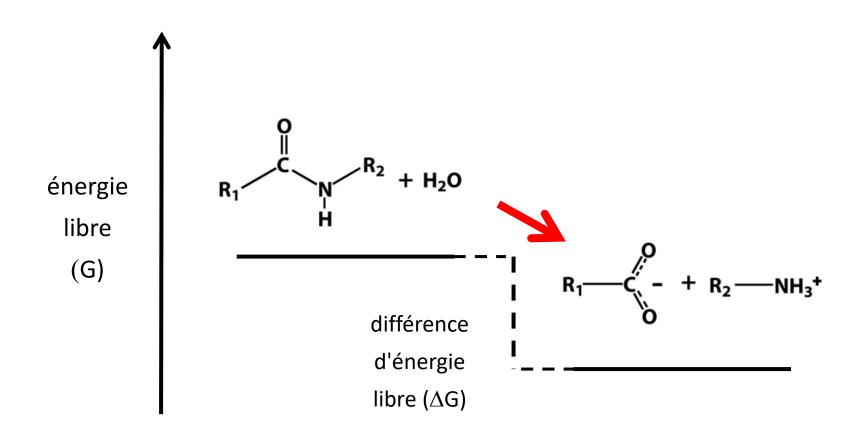
Réaction:

énergie libre (G) $R_1 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_1 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_1 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_1 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_1 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_1 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_1 \longrightarrow R_2 \longrightarrow R_2$

Différence d'énergie libre

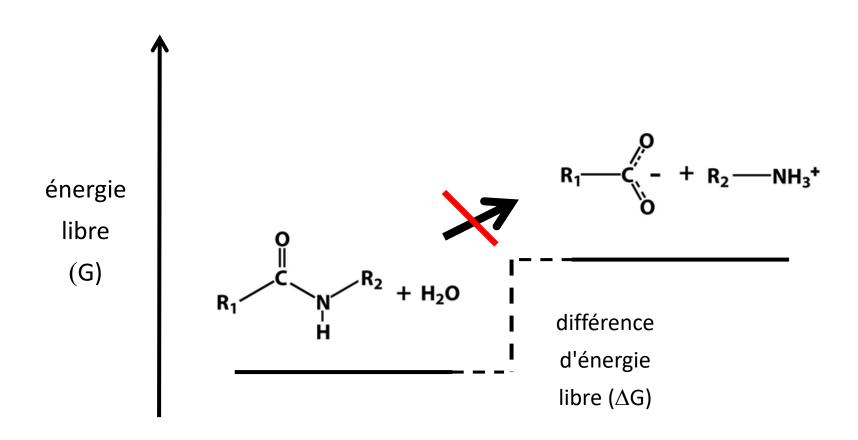


Différence d'énergie libre ΔG = négatif



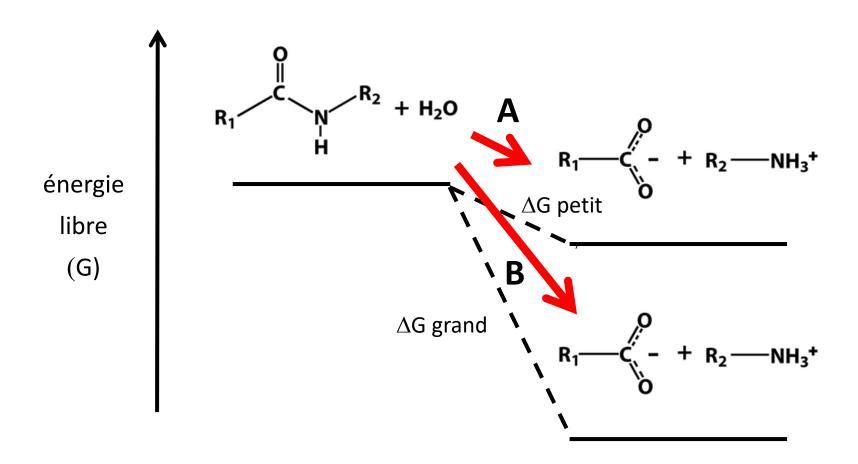
réaction exergonique

Différence d'énergie libre ΔG = positif



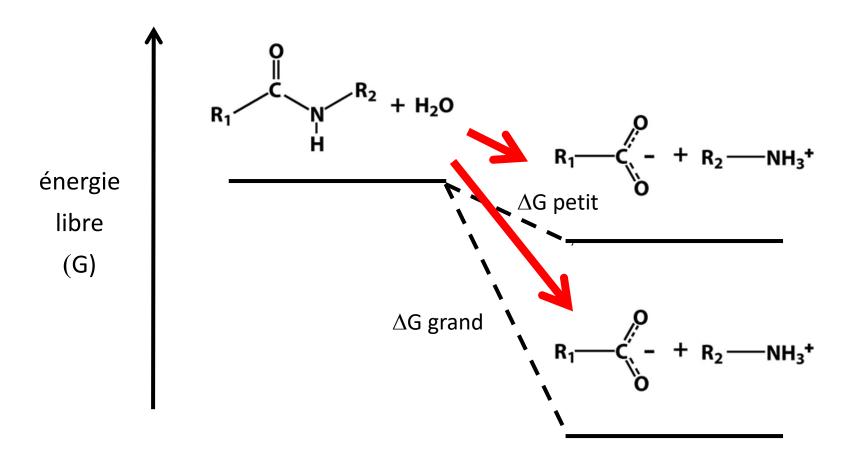
réaction endergonique

Vitesse d'une réaction



Quelle réaction entre les deux est la plus rapide?

Vitesse d'une réaction



→ La vitesse d'une réaction ne dépend pas de la différence d'énergie libre

Energie libre des réactifs et des produits

Où peut-on trouver les valeurs de l'énergie libre des réactifs et des produits?

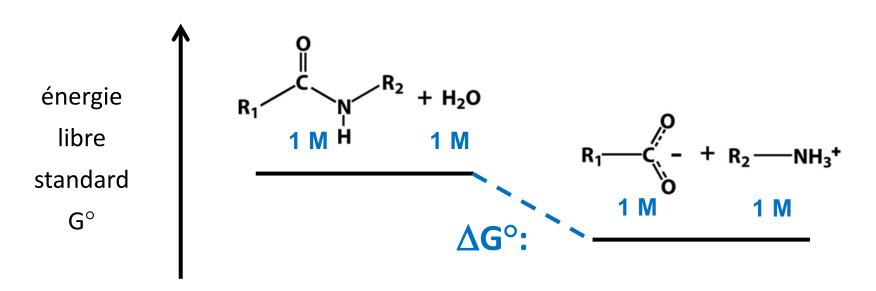
Energie libre (G)

énergie libre (G)
$$R_1 \xrightarrow{C} N \xrightarrow{R_2} + H_2O$$

$$R_1 \xrightarrow{C} - + R_2 \longrightarrow NH_3^+$$

- → Il n'existe pas de valeurs générales pour l'énergie libre (G)
- → Mais il y a des valeurs générales pour l'énergie libre standard (G°)

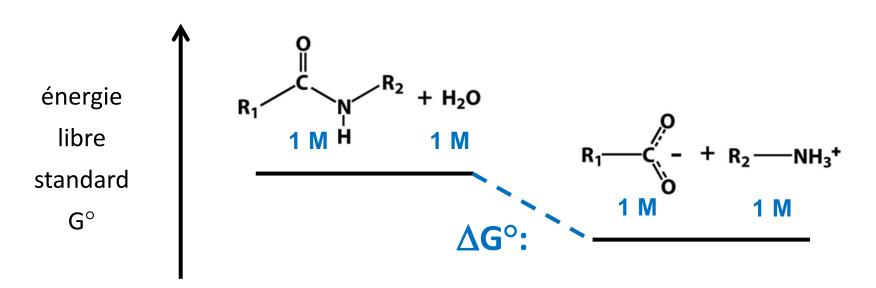
Energie libre standard (G°)



Energie libre standard G°:

Si tous les réactifs et produits ont une concentration de 1 molaire (1 M)

Energie libre standard (G°)



Energie libre standard G°:

Si tous les réactifs et produits ont une concentration de 1 molaire (1 M)

Energie libre standard Go':

(pour les réactions biochimiques)

Concentration de 1 molaire (1 M); pH = 7

Energie libre standard (G°)

énergie libre standard
$$G^{\circ}$$

$$A G^{\circ}$$

Energie libre standard G°:

Si tous les réactifs et produits ont une concentration de 1 molaire (1 M)

Energie libre standard Go':

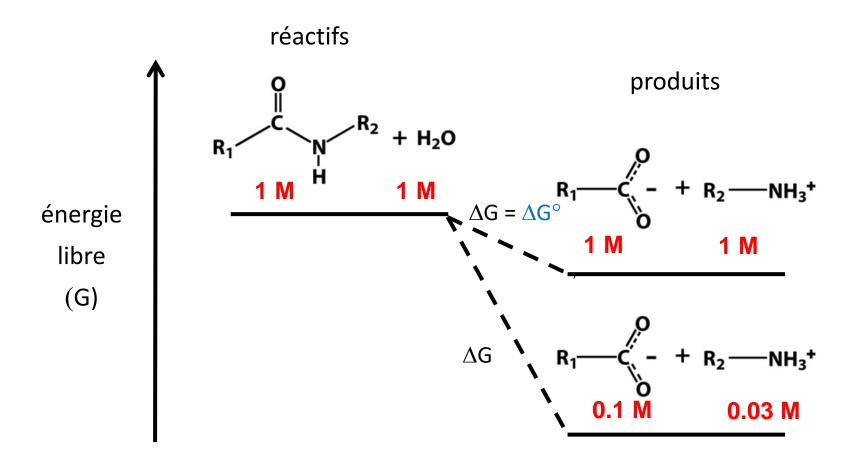
Concentration de 1 molaire (1 M);

(pour les réactions biochimiques)

pH = 7

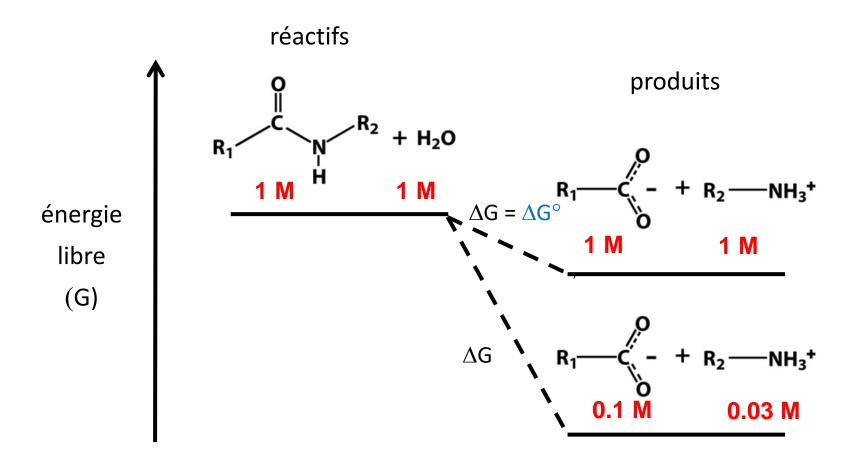
Quelle est la différence entre ΔG et ΔG° ?

Changer les concentrations change l'énergie libre



La différence d'énergie libre (ΔG) dépend des concentrations des réactifs et des produits!

Changer les concentrations change l'énergie libre



La différence d'énergie libre (ΔG) dépend des concentrations des réactifs et des produits! Comment peut-on calculer ΔG ?

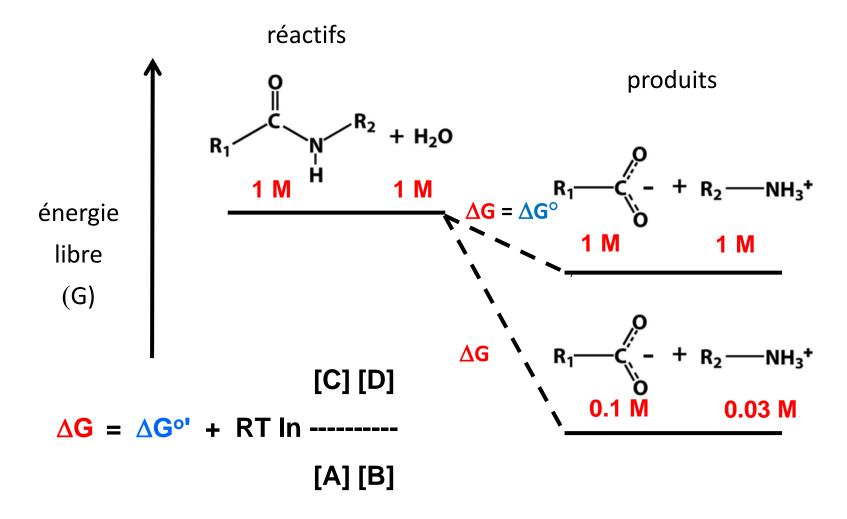
Changer les concentrations change l'énergie libre

$$R_1$$
 R_2
 R_3
 R_4
 R_4
 R_5
 R_4
 R_5
 R_6
 R_6
 R_6
 R_7
 R_8
 R_8
 R_9
 R_9

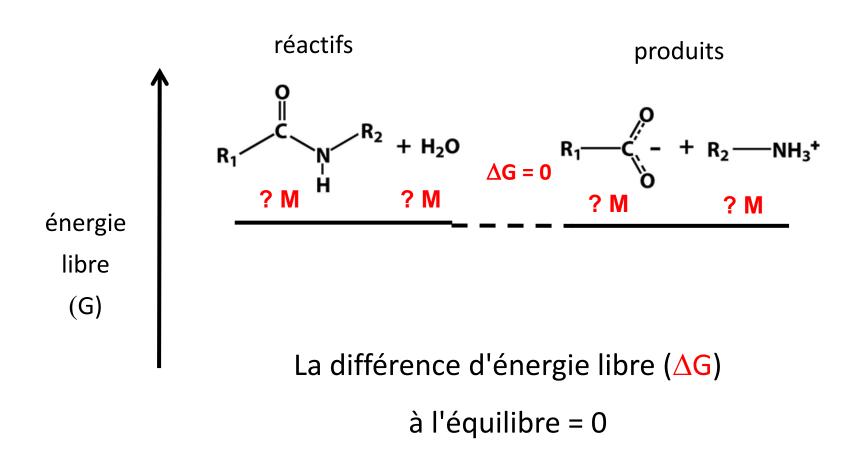
T = 298 K, [A] = [B] = [C] = [D] = 1 M
$$\rightarrow \Delta G = \Delta G^{\circ}$$

T = température; R = constante des gaz

La différence d'énergie libre peut être calculée si on connaît les concentrations des réactifs et des produits ainsi que la différence d'énergie libre standard



Calculer les concentrations de réactifs/produits en equilibre

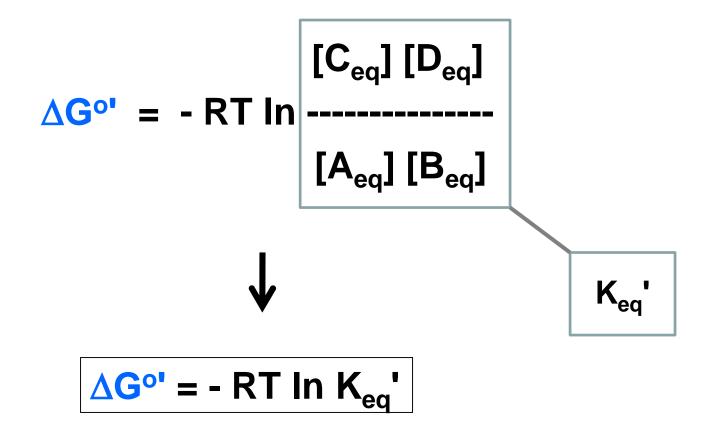


A l'équilibre: $\Delta G = 0$

$$\Delta G^{o'} = -RT In \begin{bmatrix} C_{eq} \\ D_{eq} \end{bmatrix} \begin{bmatrix} D_{eq} \\ R_{eq} \end{bmatrix}$$

$$\begin{bmatrix} A_{eq} \\ B \end{bmatrix} \begin{bmatrix} B_{eq} \\ A \end{bmatrix}$$

$$\begin{bmatrix} A_{eq} \\ B \end{bmatrix} \begin{bmatrix} A_{eq} \\ A \end{bmatrix} \begin{bmatrix} A_{eq} \\ A \end{bmatrix} \begin{bmatrix} A_{eq} \\ B \end{bmatrix}$$



Calculer les concentrations des réactifs et des produits à l'équilibre

$$\Delta G^{o'} = - RT \ln K_{eq}'$$
 $\Delta G^{o'} = - 2.303 RT \log_{10} K_{eq}'$
 $T = 298 K, R = 8.315 \times 10^{-3} \text{ kJmol}^{-1}$
 $\Delta G^{o'} = - 5.69 \log_{10} K_{eq}'$
 $K_{eq}' = 10^{-\Delta G^{o'}/5.69}$

Isomérisation du dihydroacetone phosphate en glyceraldehyde 3-phosphate

 $\Delta G^{\circ \prime} = 1.8 \text{ kcal/mol}$

Quel est le rapport entre GAP et DHAP dans cette réaction en equilibre?

Dihydroxyacetone phosphate (DHAP)



$$\begin{array}{c|c}
OH \\
O \\
C \\
H \\
H
\end{array}$$

$$\begin{array}{c|c}
OPO_3^{2-1} \\
H \\
H
\end{array}$$

Glyceraldehyde 3-phosphate (GAP) Isomérisation du dihydroacetone phosphate en glyceraldehyde 3-phosphate

$$\Delta G^{o'} = 1.8 \text{ kcal/mol}$$

 $\Delta G^{o'} = 1.8 \text{ kcal/mol} = 7.53 \text{ kJ/mol}$

Isomérisation du dihydroacetone phosphate en glyceraldehyde 3-phosphate

$$\Delta G^{o'}$$
 = 1.8 kcal/mol = 7.53 kJ/mol

$$V_{eq}' = 10^{-\Delta G_{o}' / 5.69}$$

Dihydroxyacetone phosphate (DHAP)

OPO₃²⁻
C
H₂
H₂
Dihydroxyacetone phosphate
(DHAP)

Glyceraldehyde 3-phosphate (GAP) Isomérisation du dihydroacetone phosphate en glyceraldehyde 3-phosphate

$$K_{eq}$$
 = 0.0475

1

20

Exemple 2: Calculer l'énergie libre

Concentrations:

0.0002 M

OPO₃²⁻ HO. H_2 Dihydroxyacetone

phosphate

(DHAP)

OPO₃2-

Glyceraldehyde 3-phosphate (GAP)

Est-ce que la réaction peut se produire aux concentrations indiquées?

0.000003 M

Concentrations:

0.0002 M

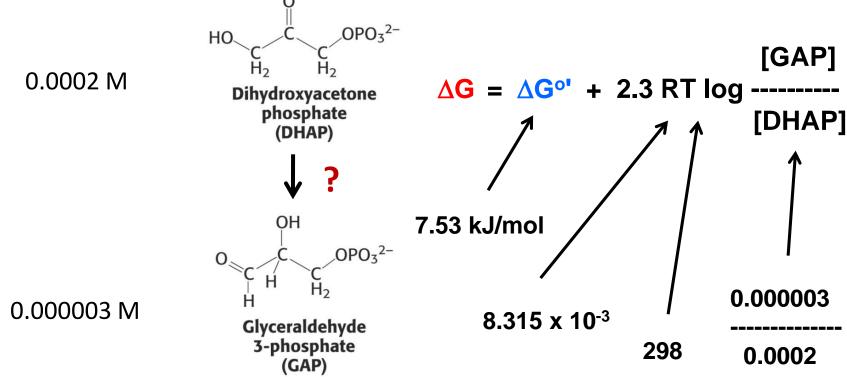
Dihydroxyacetone phosphate (DHAP)

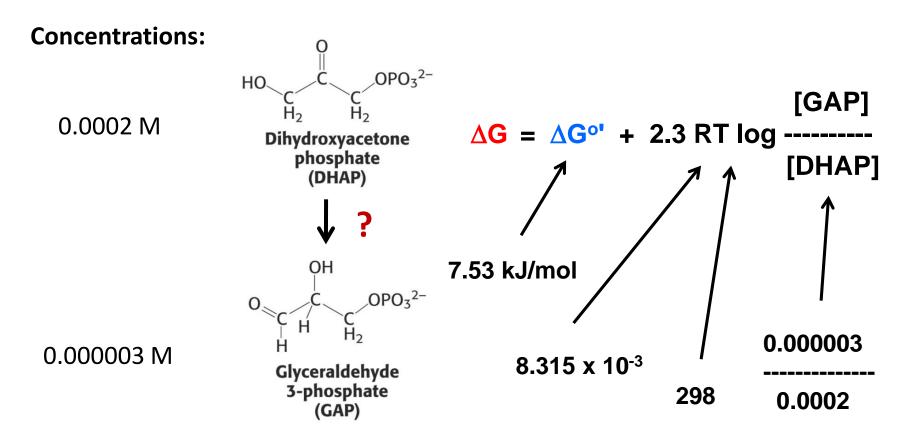
$$\begin{array}{c|c} OH \\ O \\ C \\ H \\ H \end{array} \begin{array}{c} OPO_3^{2-} \\ H_2 \end{array}$$

0.000003 M

Glyceraldehyde 3-phosphate (GAP)

Concentrations:





 $\Delta G = 7.53 + 2.3 \times 8.315 \times 10^{-3} \times 298 \log_{10} (0.000003/0.0002)$

Concentrations:

0.0002 M

Dihydroxyacetone phosphate (DHAP)

$$\begin{array}{c|c} OH \\ O \\ C \\ H \\ H \end{array} \begin{array}{c} OPO_3^{2-} \\ H_2 \end{array}$$

Glyceraldehyde 3-phosphate

(GAP)

 $\Delta G = -2.86 \text{ kJ/mol}$

Est-ce que la réaction peut se produire aux concentrations indiquées?

0.000003 M

Concentrations:

0.0002 M

HO C OPO₃²⁻
H₂ H₂

Dihydroxyacetone

J ?

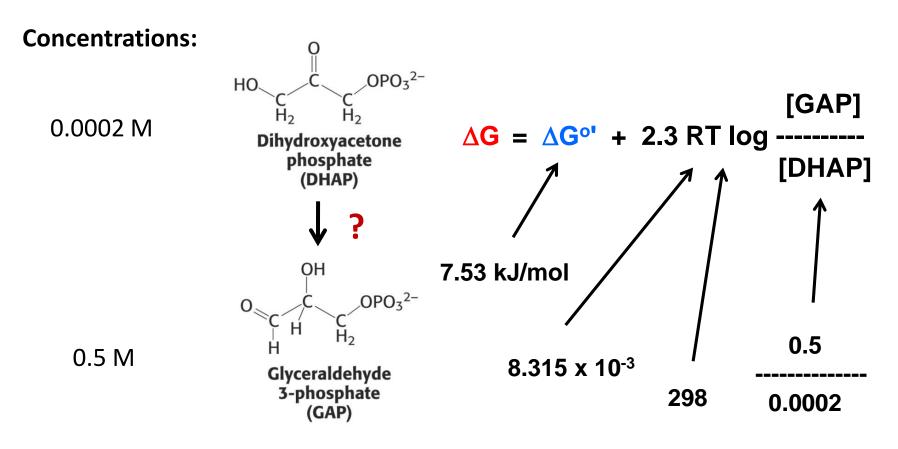
phosphate

(DHAP)

 $\begin{array}{c|c}
OH \\
O \\
C \\
H \\
H_2
\end{array}$ OPO₃²⁻

Glyceraldehyde 3-phosphate (GAP) Est-ce que la réaction peut se produire aux concentrations indiquées?

0.5 M



 $\Delta G = 7.53 + 2.3 \times 8.315 \times 10^{-3} \times 298 \log_{10} (0.5/0.0002)$

Concentrations:

0.0002 M

 OPO_3^{2-} HO. H_2 Dihydroxyacetone phosphate (DHAP)



$$\begin{array}{c|c} OH \\ O \\ C \\ H \\ H \end{array} \begin{array}{c} OPO_3^{2-} \\ H_2 \end{array}$$

0.5 M

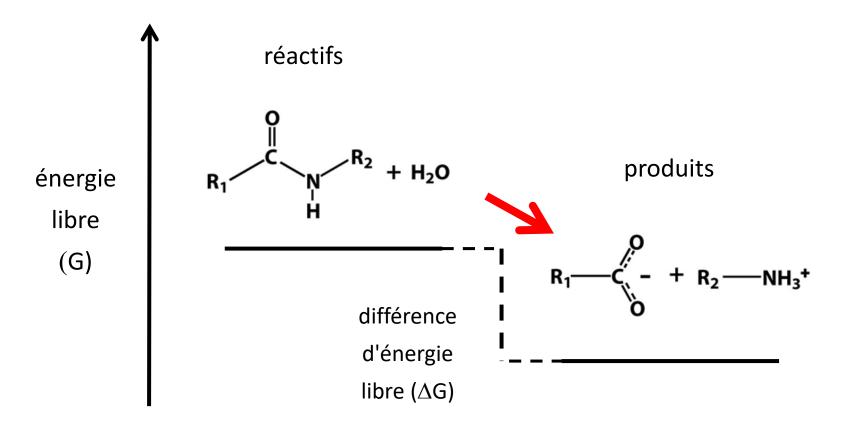
Glyceraldehyde 3-phosphate (GAP)

 $\Delta G = 26.9 \text{ kJ/mol}$

Est-ce que la reaction peut se produire aux

concentrations indiquées?

Une réaction peut se produire si la différence d'énergie libre ∆G est négative

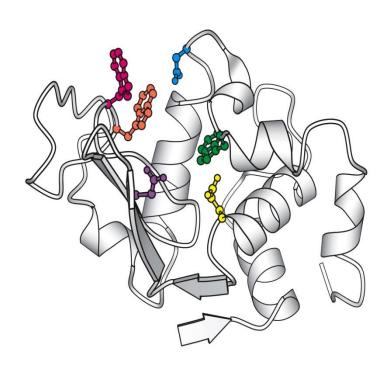


La différence d'énergie libre dépend des concentrations des réactifs et des produits!

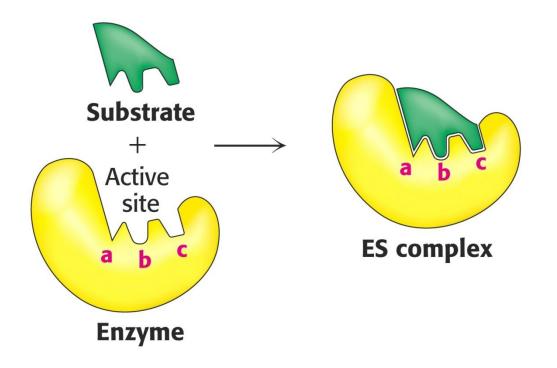
Leçon 9

Enzymes

- Catalyse enzymatique
- Energie libre
- Etat de transition et complexe enzyme-substrat
- Modèle de Michaelis-Menten



Etat de transition et complexe enzyme-substrat

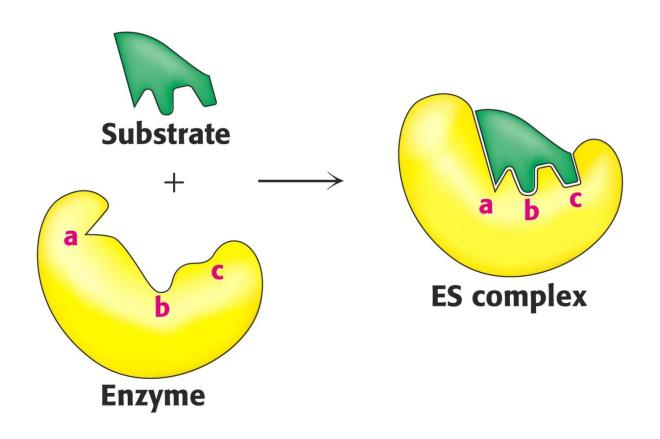




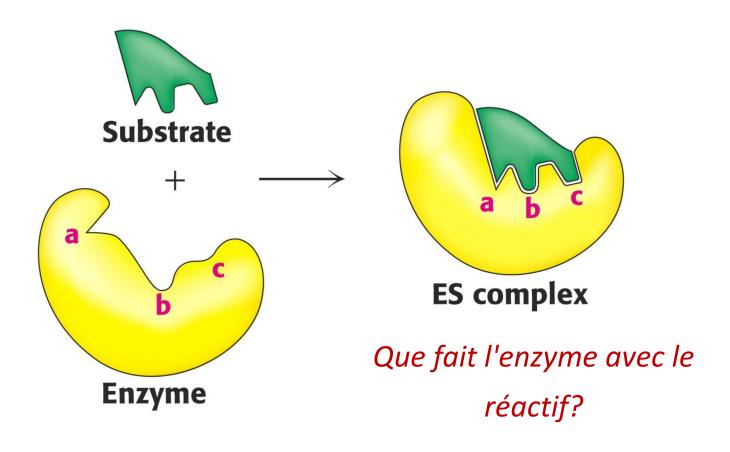
En général, les enzymes ont un site actif qui peut lier le substrat et catalyser la réaction correspondante.

Emil Fischer
Prix Nobel en 1902
Analogie « clef et serrure »

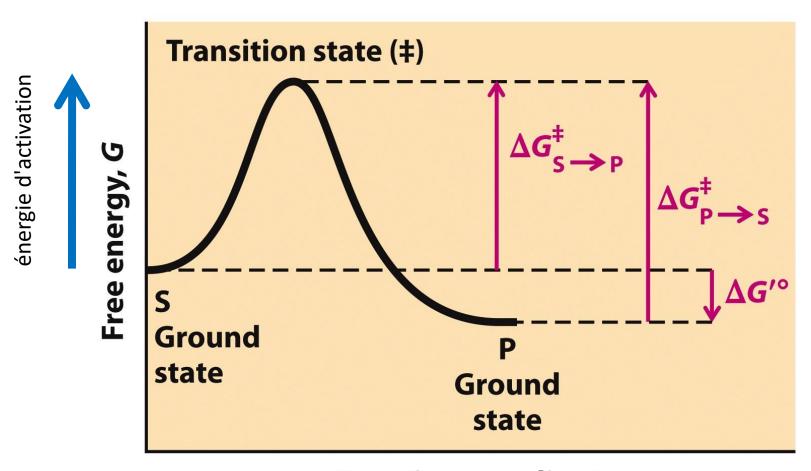
La structure d'une enzyme possède souvent une certaine flexibilité: adaptation induite (« induced fit »)



La structure d'une enzyme possède souvent une certaine flexibilité: adaptation induite (« induced fit »)



Stabilisation de l'état de transition

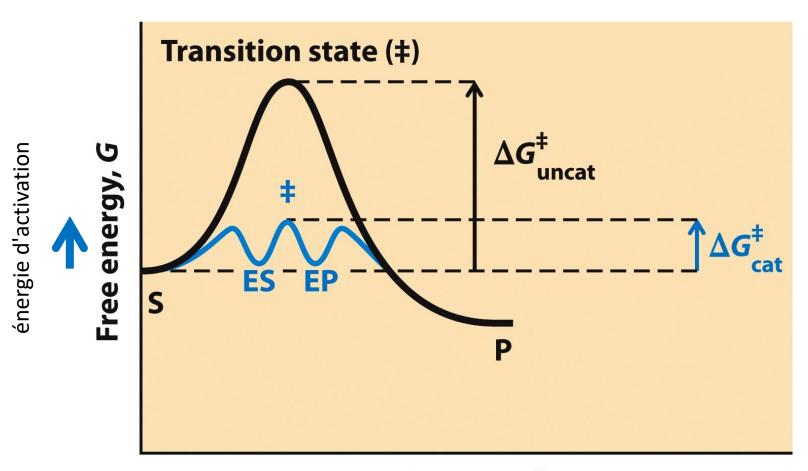


Reaction coordinate

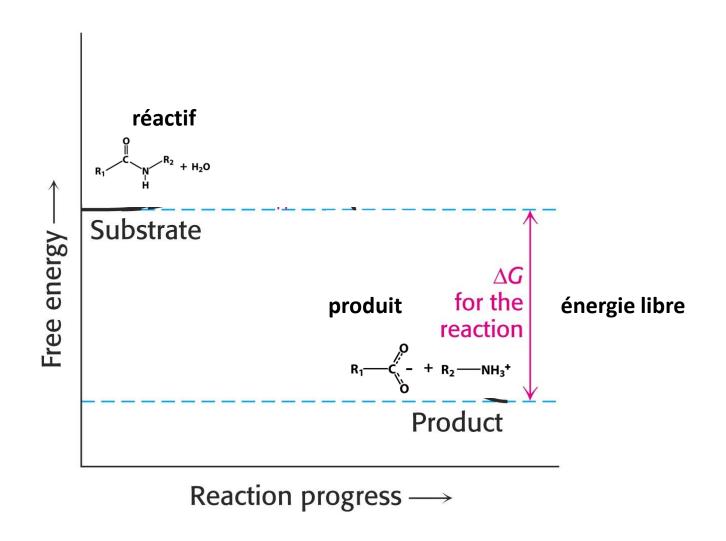
Exemple d'un état de transition

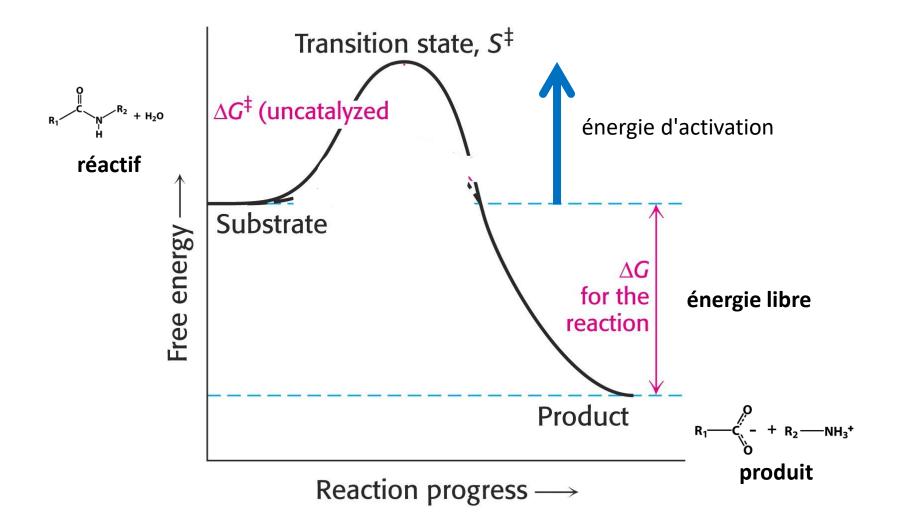
$$HO^{-} + H_{3}C$$
 $HO^{-} - Br$
 $HO^{-} - C^{--} - Br$
 $HO^{-} + Br^{-}$
 $HO^{-} + Br^{-}$

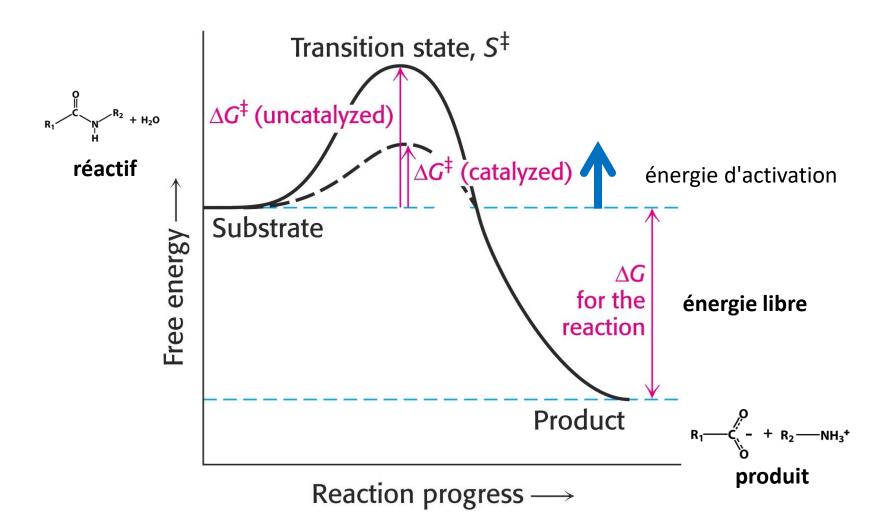
Stabilisation de l'état de transition

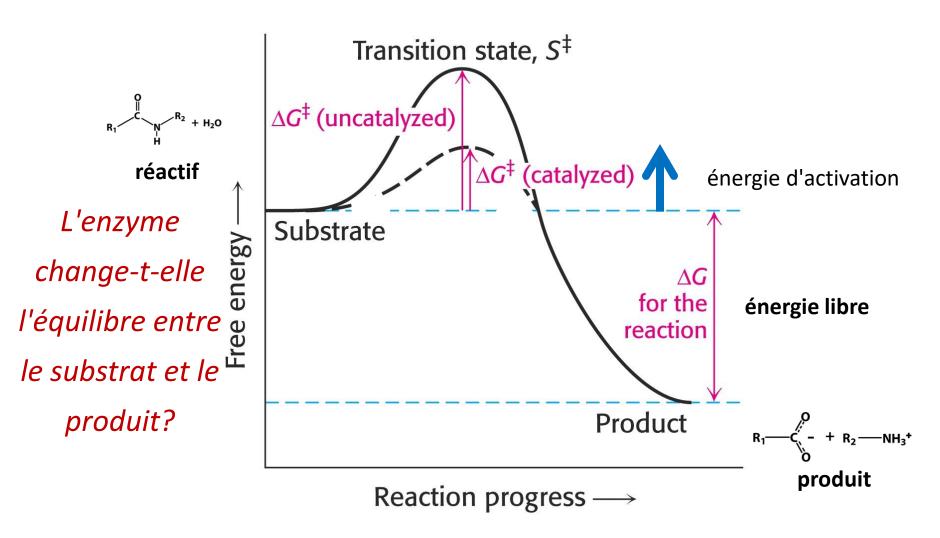


Reaction coordinate









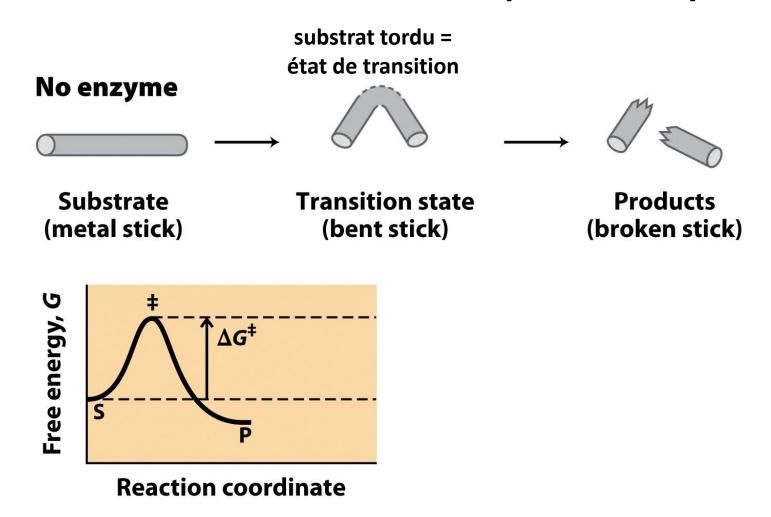
Les enzymes changent la vitesse des réactions

BLE 8.1 Rate enhancement by selected enzymes			Réactions per seconde:		
Enzyme	Nonenzymatic half-life xylase 78,000,000 years		Uncatalyzed rate $(k_{\rm un} \ {\rm s}^{-1})$ 2.8×10^{-16}	Catalyzed rate (k _{cat} s ⁻¹)	Rate enhancement $(k_{\text{cat}}/k_{\text{un}})$ 1.4×10^{17}
OMP decarboxylase					
Staphylococcal nuclease	130,000	years	1.7×10^{-13}	95	5.6×10^{14}
AMP nucleosidase	69,000	years	1.0×10^{-11}	60	6.0×10^{12}
Carboxypeptidase A	7.3	years	3.0×10^{-9}	578	1.9×10^{11}
Ketosteroid isomerase	7	weeks	1.7×10^{-7}	66,000	3.9×10^{11}
Triose phosphate isomerase	1.9	days	4.3×10^{-6}	4,300	1.0×10^{9}
Chorismate mutase	7.4	hours	2.6×10^{-5}	50	1.9×10^{6}
Carbonic anhydrase	5	seconds	1.3×10^{-1}	1×10^6	7.7×10^{6}

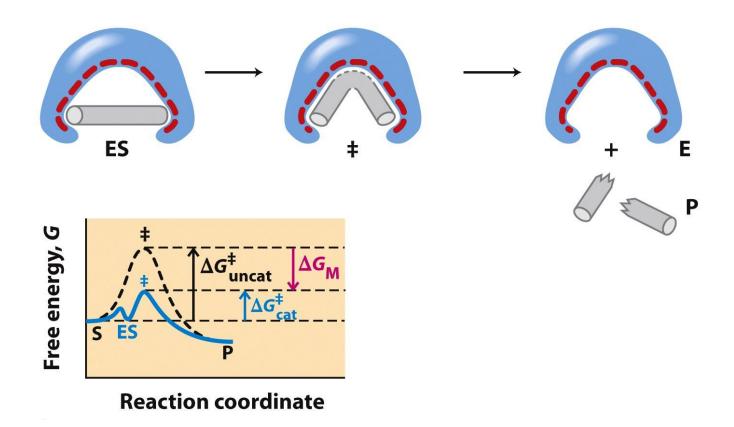
Abbreviations: OMP, orotidine monophosphate; AMP, adenosine monophosphate.

Source: After A. Radzicka and R. Wofenden. Science 267 (1995):90-93.

Etat de transition: non-stabilisé par une enzyme

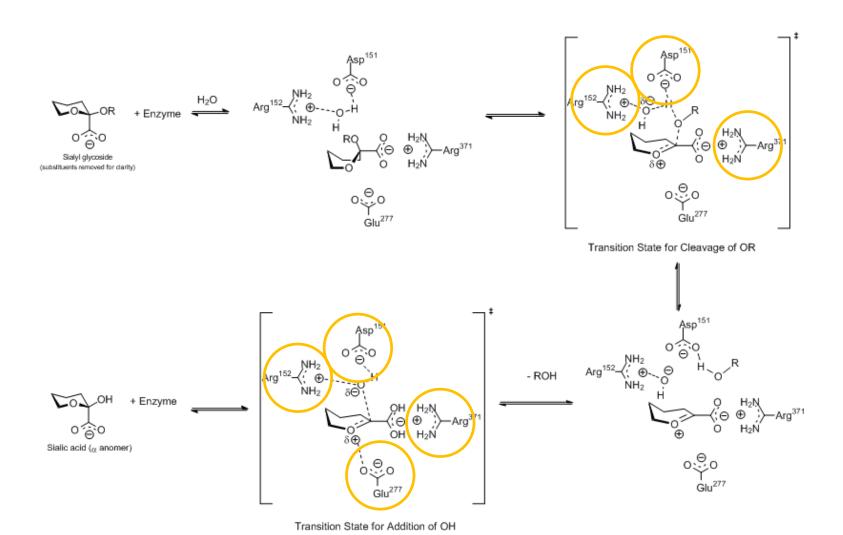


Etat de transition: stabilisé par une enzyme



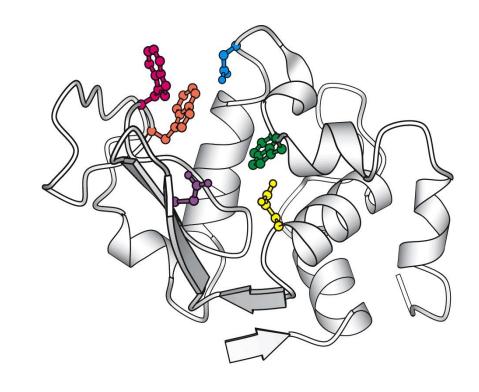
Comment l'état de transition est-il stabilisé?

Exemple de la stabilisation d'un état de transition

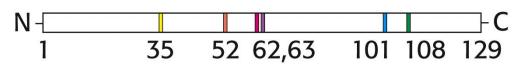


Le site actif est en général formé par des parties différentes de la séquence

Structure de la lysozyme



Séquence de la lysozyme



Les chaînes latérales aident souvent à stabiliser l'état de transition

Amino acid residues	General acid form (proton donor)	General base form (proton acceptor)	
Glu, Asp	R—COOH	R—COO-	
Lys, Arg	R ⁺ H H	R—NH₂	
Cys	R—SH	R— S-	
His	R—C=CH /- HN NH H	R—C=CH / HN N: H	
Ser	R—OH	R—0-	
Tyr	R—OH	R—————————————————————————————————————	

Figure 6-9
Lehninger Principles of Biochemistry, Fifth Edition
© 2008 W. H. Freeman and Company

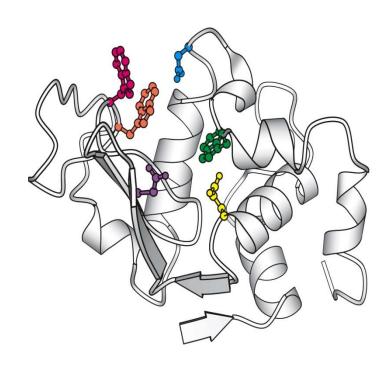
Leçon 9

Enzymes

- Catalyse enzymatique
- Energie libre
- Etat de transition et complexe enzyme-substrat



- Modèle de Michaelis-Menten



Modèle de Michaelis-Menten



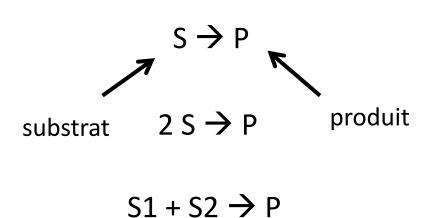
Leonor Michaelis 1875–1949



Maud Menten 1879–1960

Réaction chimique (sans enzyme)

Réaction



Réaction chimique (sans enzyme)

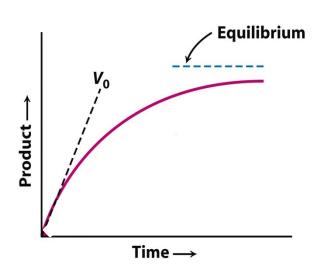
Réaction

$$S \rightarrow P$$

$$2S \rightarrow P$$

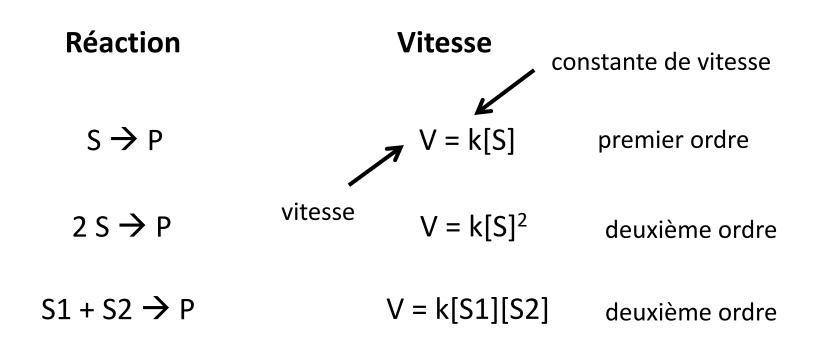
$$S1 + S2 \rightarrow P$$

Vitesse



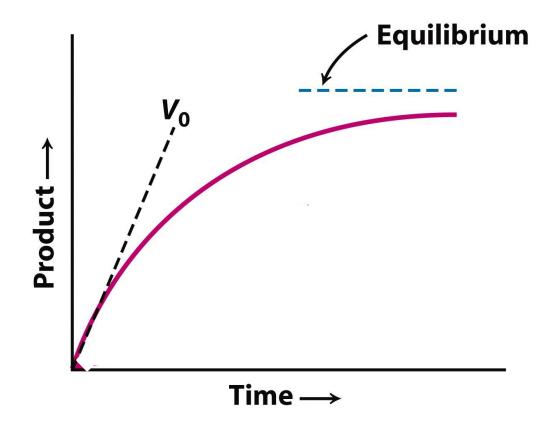
$$\begin{array}{rl} \Delta \ [\text{produit}] \\ \text{Vitesse} \ = \ \frac{\Delta}{\Delta} \ [\text{temps}] \end{array}$$

Réaction chimique (sans enzyme)



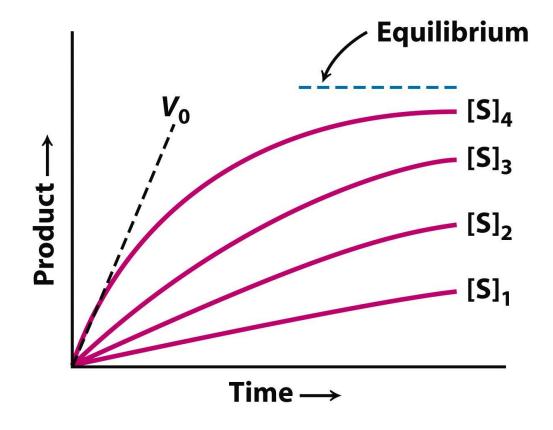
Observation de Michaelis et Menten

$$\begin{array}{rl} & \Delta \, [\text{produit}] \\ \text{Vitesse} = & & \\ & \Delta \, [\text{temps}] \end{array}$$

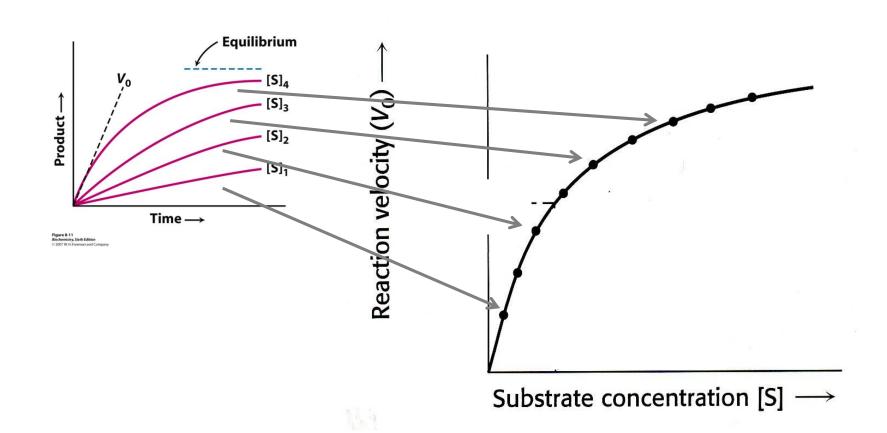


Observation de Michaelis et Menten

$$\begin{array}{rl} & \Delta \, [\text{produit}] \\ \text{Vitesse} = & & \\ & \Delta \, [\text{temps}] \end{array}$$



Observation de Michaelis et Menten



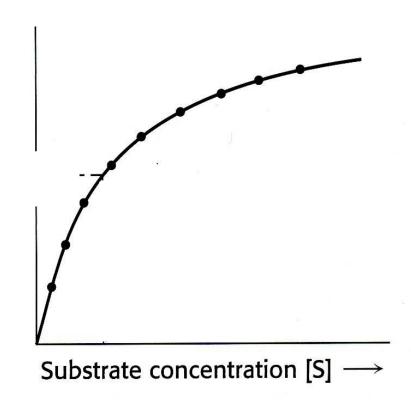
Observation de Michaelis et Menten

A quel type de courbe s'attend-on pour une réaction non-catalysée?

Reaction velocity (V₀)

par exemple pour une réaction de premier ordre:

$$V = k[S]$$



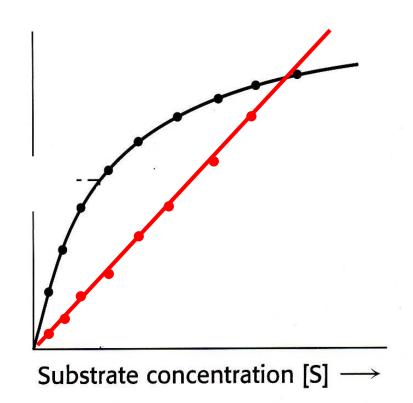
Observation de Michaelis et Menten

A quel type de courbe s'attend-on pour une réaction non-catalysée?

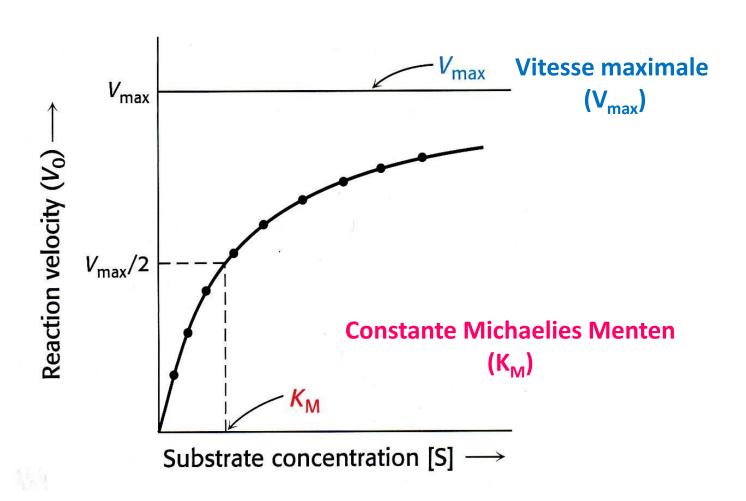
Reaction velocity (V_0) —

par exemple pour une réaction de premier ordre:

$$V = k [S]$$

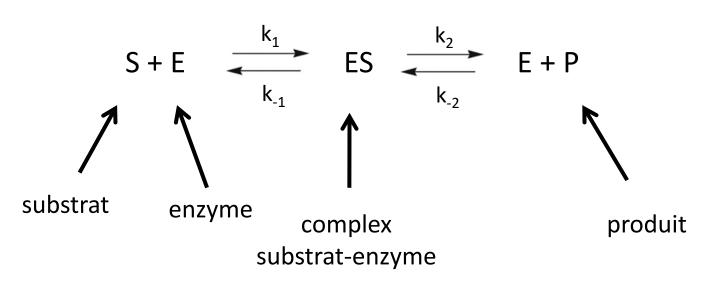


Deux constantes décrivent la réaction catalysée



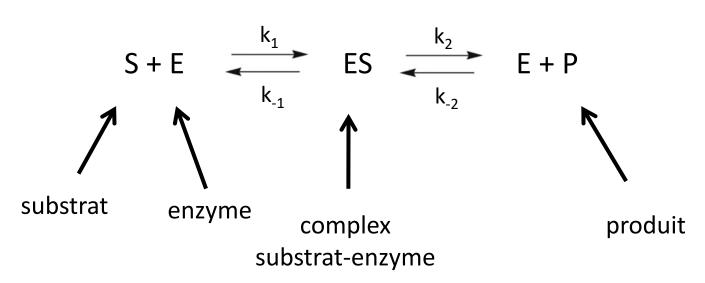
Modèle proposé par Michaelis et Menten

Réaction catalysée



Modèle proposé par Michaelis et Menten

Réaction catalysée



Quelle est l'équation de la vitesse de réaction catalysée?

Modèle proposé par Michaelis et Menten

Réaction catalysée

$$S + E$$
 k_1
 k_2
 $E + P$

Vitesse

$$V = k_2[ES] - k_{-2}[E][P]$$

Modèle proposé par Michaelis et Menten

Réaction catalysée

$$S + E$$
 k_1
 k_2
 $E + P$

Vitesse

$$V = k_2[ES] - k_{-2}[E][P]$$

Vitesse (V₀)

Au temps 0: [P] = 0
$$\rightarrow$$
 $V_0 = k_2$ [ES]

Modèle proposé par Michaelis et Menten

Réaction catalysée

$$S + E \xrightarrow{k_1} ES \xrightarrow{k_2} E + P$$

Vitesse (V₀)

$$V_0 = k_2 [ES]$$



Etat stationnaire proposé par George Briggs et John Haldane

S + E
$$\xrightarrow{k_1}$$
 ES $\xrightarrow{k_2}$ E + P $V_0 = k_2$ [ES]

Vitesse de **formation** de $ES = k_1[E][S]$

Vitesse de **destruction** de ES = $(k_{-1} + k_2)$ [ES]

Etat stationnaire proposé par George Briggs et John Haldane

$$S + E \xrightarrow{k_1} ES \xrightarrow{k_2} E + P \qquad V_0 = k_2 [ES]$$

Vitesse de **formation** de $ES = k_1[E][S]$

Vitesse de **destruction** de ES = $(k_{-1} + k_2)$ [ES]

$$\rightarrow$$
 $k_1[E][S] = (k_{-1} + k_2)[ES]$

Etat stationnaire proposé par George Briggs et John Haldane

S + E
$$k_1$$
 ES k_2 E + P $V_0 = k_2$ [ES]

Vitesse de formation de ES = k_1 [E][S]

Vitesse de destruction de ES = $(k_{-1} + k_2)$ [ES]

Etat stationnaire proposé par George Briggs et John Haldane

$$S + E$$
 k_1
 k_2
 $E + P$

$$k_1[E][S]$$
 $V_0 = k_2 - (k_{-1} + k_2)$

$$V_0 = k_2 - \frac{k_1[E][S]}{(k_{-1} + k_2)}$$

L'équation est modifiée en 3 étapes:

$$V_0 = k_2 - \frac{k_1[E][S]}{(k_{-1} + k_2)}$$

L'équation est modifiée en 3 étapes:

Substitution 1 Substitution 2

$$K_{M} = \frac{k_{-1} + k_{2}}{k_{1}}$$

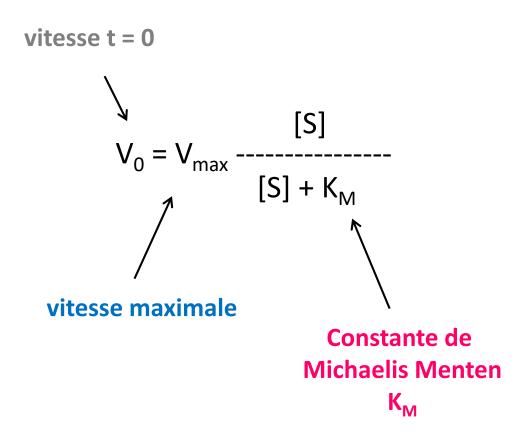
[E]_T = [E] + [ES]

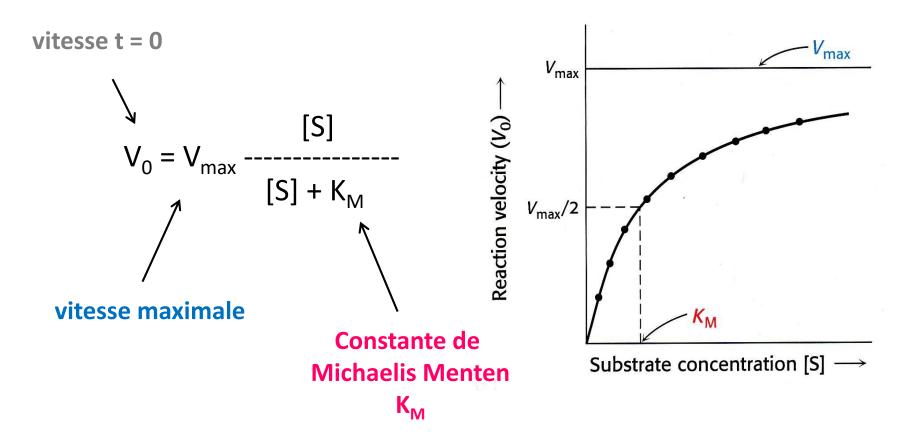
enzyme total

$$V_0 = k_2 - \frac{k_1[E][S]}{(k_{-1} + k_2)}$$

L'équation est modifiée en 3 étapes:

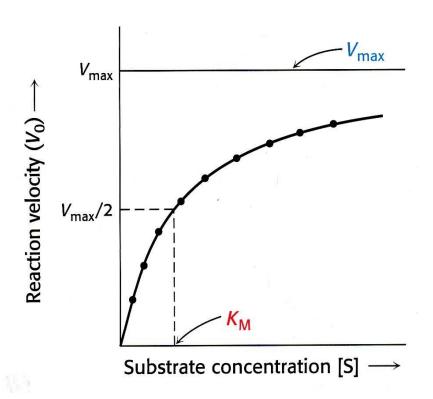
Substitution 1 Substitution 2 Substitution 3
$$\xrightarrow{\hspace{1cm}} K_M = \xrightarrow{\hspace{1cm}} \begin{bmatrix} k_{-1} + k_2 \\ k_1 \end{bmatrix} \qquad \begin{bmatrix} E]_T = [E] + [ES] \end{bmatrix} \qquad V_{max} = k_2 [E]_T$$
 enzyme total Vitesse maximale





Quelle est la signification de V_{max} ?

Signification de V_{max}



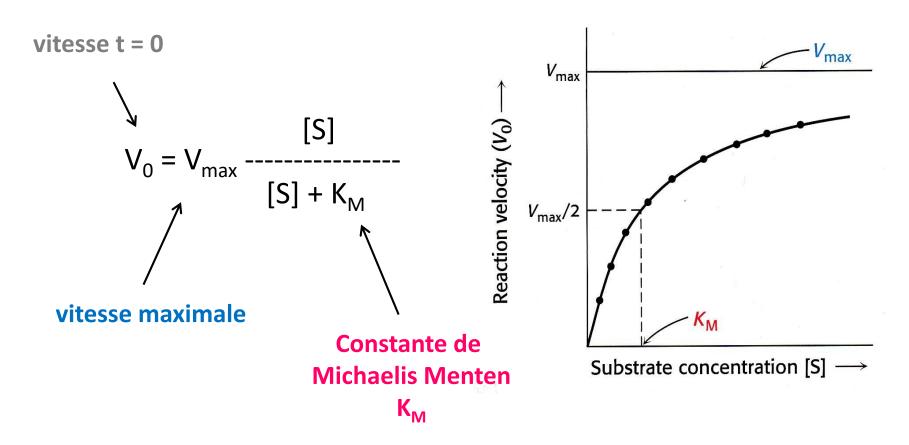
- Nombre de molécule de produit générée par unité de temps si l'enzyme est saturée complètement par le substrat
- V_{max} est proportionnel à la constante
 k₂ qui est aussi appelée k_{cat}:

$$V_{\text{max}} = k_2 [E]_T$$

$$\rightarrow V_{\text{max}} = \mathbf{k}_{\text{cat}} [E]_{\text{T}}$$

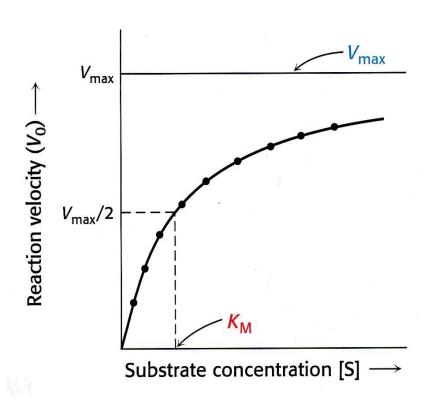
TABLE 6-7	Turnover Numbers, k _{cat} , of Some Enzymes		
Enzyme		Substrate	$k_{\rm cat}$ (s ⁻¹)
Catalase		H ₂ O ₂	40,000,000
Carbonic anhydrase		HCO ₃	400,000
Acetylcholinesterase		Acetylcholine	14,000
$oldsymbol{eta}$ -Lactamase		Benzylpenicillin	2,000
Fumarase		Fumarate	800
RecA protein (an ATPase)		ATP	0.5

Table 6-7 *Lehninger Principles of Biochemistry, Fifth Edition*© 2008 W. H. Freeman and Company



Quelle est la signification de K_M ?

Signification de K_M



- "L'affinité pour le substrat"
- Un K_M très bas (p.ex. 0.1 μ M) \rightarrow l'enzyme a une forte affinité pour le substrat
- Un K_M très haut (p.ex. 1 mM) →
 l'enzyme a une faible affinité
 pour le substrat
- K_M = la concentration de substrat pour laquelle la vitesse de réaction est égale à la moitié de V_{max}

TABLE 6–6 K _m for Some Enzymes and Substrates			
Enzyme		Substrate	<i>K</i> _m (mм)
Hexokinase (bra	nin)	ATP D-Glucose D-Fructose	0.4 0.05 1.5
Carbonic anhydrase		HCO ₃	26
Chymotrypsin		Glycyltyrosinylglycine N-Benzoyltyrosinamide	108 2.5
β-Galactosidase		D-Lactose	4.0
Threonine dehydratase		L-Threonine	5.0

Table 6-6 Lehninger Principles of Biochemistry, Fifth Edition

© 2008 W. H. Freeman and Company

La vitesse de réaction pour l'hydrolyse d'un peptide a été mesurée aux concentrations de substrat suivantes: 10, 20, 40 et 80 μ M.

Quel est le V_{max} ?

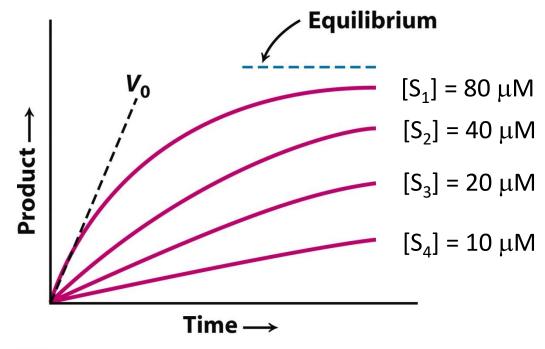


Figure 8-11

Biochemistry, Sixth Edition

© 2007 W. H. Freeman and Company

La vitesse de réaction pour l'hydrolyse d'un peptide a été mesurée aux concentrations de substrat suivantes: 10, 20, 40 et 80 μ M.

Quel est le V_{max} ?

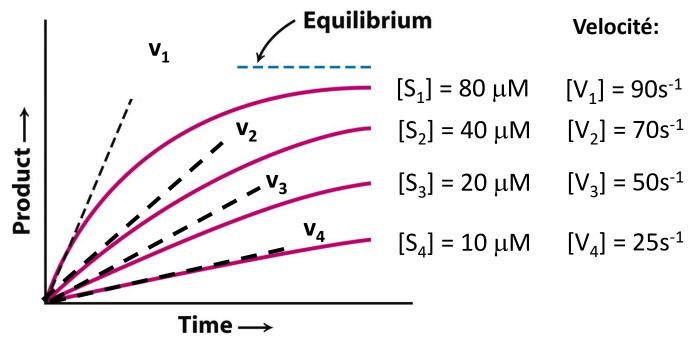


Figure 8-11
Biochemistry, Sixth Edition
© 2007 W. H. Freeman and Company

La vitesse de réaction pour l'hydrolyse d'un peptide a été mesurée aux concentrations de substrat suivantes: 10, 20, 40 et 80 μ M.

Concentration: Velocité:

$$[S_1] = 80 \,\mu\text{M}$$
 $[V_1] = 90s^{-1}$

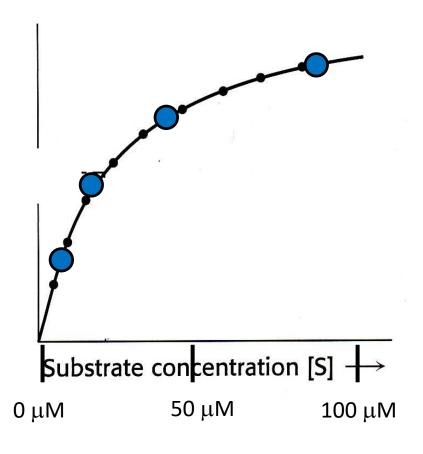
$$[S_2] = 40 \,\mu\text{M}$$
 $[V_2] = 70\text{s}^{-1}$

$$[S_3] = 20 \,\mu\text{M}$$
 $[V_3] = 50\text{s}^{-1}$

$$[S_4] = 10 \,\mu\text{M}$$
 $[V_4] = 25\text{s}^{-1}$

Quel est le V_{max} ?





La vitesse de réaction pour l'hydrolyse d'un peptide a été mesurée aux concentrations de substrat suivantes: 10, 20, 40 et 80 μ M.

Concentration: Velocité:

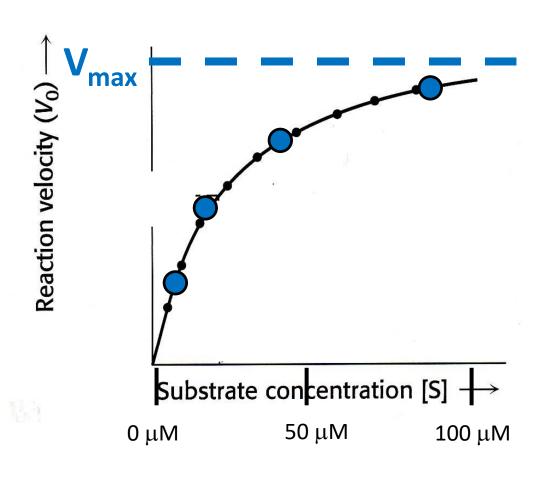
$$[S_1] = 80 \,\mu\text{M}$$
 $[V_1] = 90s^{-1}$

$$[S_2] = 40 \,\mu\text{M}$$
 $[V_2] = 70\text{s}^{-1}$

$$[S_3] = 20 \,\mu\text{M}$$
 $[V_3] = 50\text{s}^{-1}$

$$[S_4] = 10 \,\mu\text{M}$$
 $[V_4] = 25\text{s}^{-1}$

$$V_{max} = 95 \text{ s}^{-1}$$



La vitesse de réaction pour l'hydrolyse d'un peptide a été mesurée aux concentrations de substrat suivantes: 10, 20, 40 et 80 μ M.

Concentration: Velocité:

$$[S_1] = 80 \,\mu\text{M}$$
 $[V_1] = 90s^{-1}$

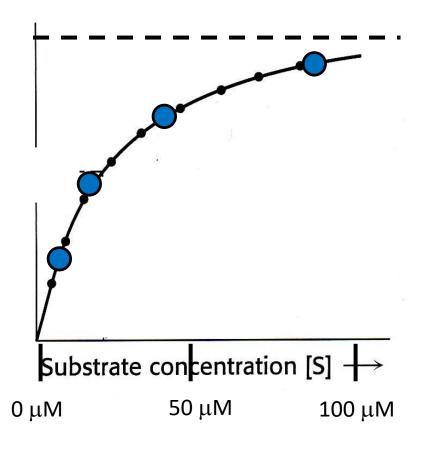
$$[S_2] = 40 \,\mu\text{M}$$
 $[V_2] = 70\text{s}^{-1}$

$$[S_3] = 20 \,\mu\text{M}$$
 $[V_3] = 50\text{s}^{-1}$

$$[S_4] = 10 \,\mu\text{M}$$
 $[V_4] = 25 \,\text{s}^{-1}$

Quel est le K_M ?





La vitesse de réaction pour l'hydrolyse d'un peptide a été mesurée aux concentrations de substrat suivantes: 10, 20, 40 et 80 μ M.

Concentration: Velocité:

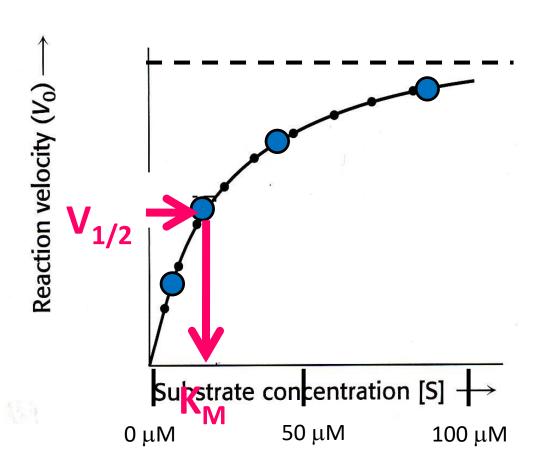
$$[S_1] = 80 \,\mu\text{M}$$
 $[V_1] = 90s^{-1}$

$$[S_2] = 40 \,\mu\text{M}$$
 $[V_2] = 70\text{s}^{-1}$

$$[S_3] = 20 \,\mu\text{M}$$
 $[V_3] = 50\text{s}^{-1}$

$$[S_4] = 10 \,\mu\text{M}$$
 $[V_4] = 25 \,\text{s}^{-1}$

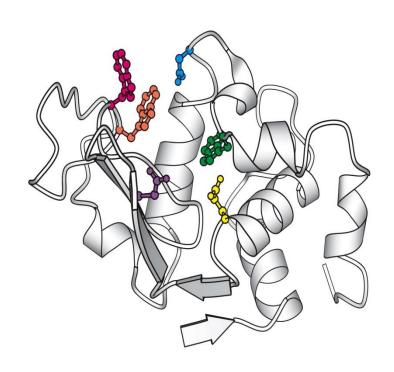
$$K_M = 20 \mu M$$



Leçon 9

Enzymes

- Catalyse enzymatique
- Energie libre
- Etat de transition et complexe enzyme-substrat
- Modèle de Michaelis-Menten

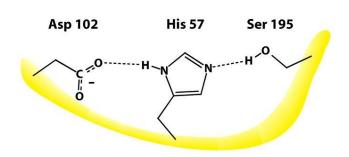


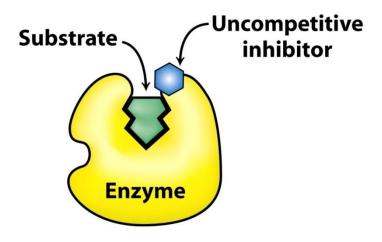
Leçon 10

Stratégies catalytiques

- Protéases
- Anhydrase carbonique
- Enzyme de restriction

Inhibition enzymatique





Série 8

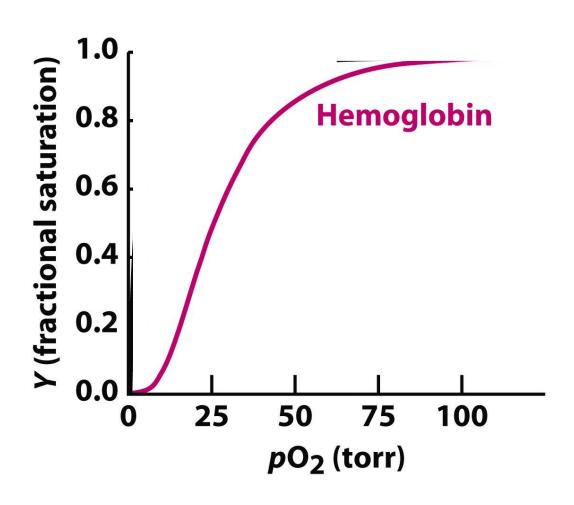
Question 1

Poumons: 95% saturation

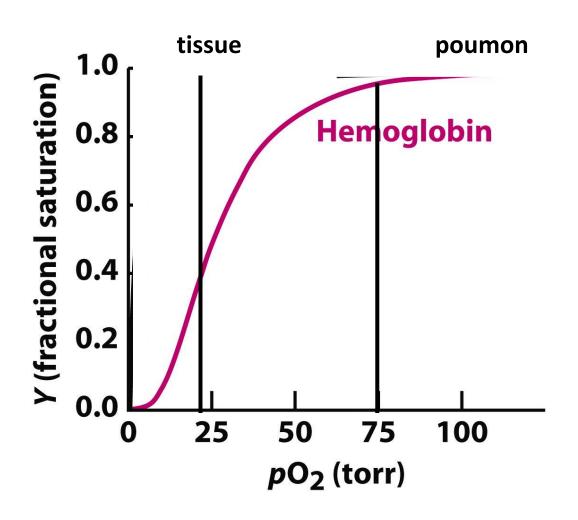
Tissue: 32% saturation

Capacité de transport: 63%

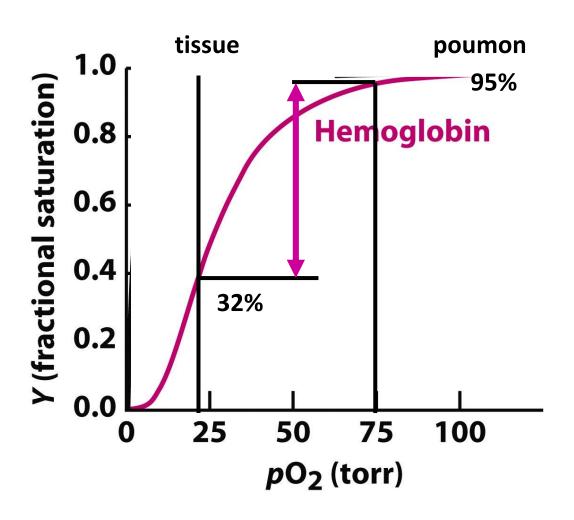
Saturation de l'hémoglobine au poumons et tissue



Saturation de l'hémoglobine au poumons et tissue



Saturation de l'hémoglobine au poumons et tissue

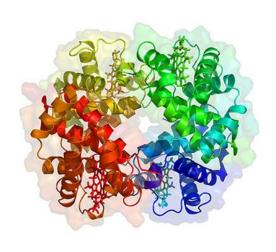


Série 8

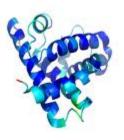
Question 2

	Hémoglobine	Myoglobine
Structure	Tétramère	Monomère
Fonction	Transport O ₂	Stockage O ₂
Intéraction O ₂	Affinité faible	Affinité fort

Hémoglobine et myoglobine

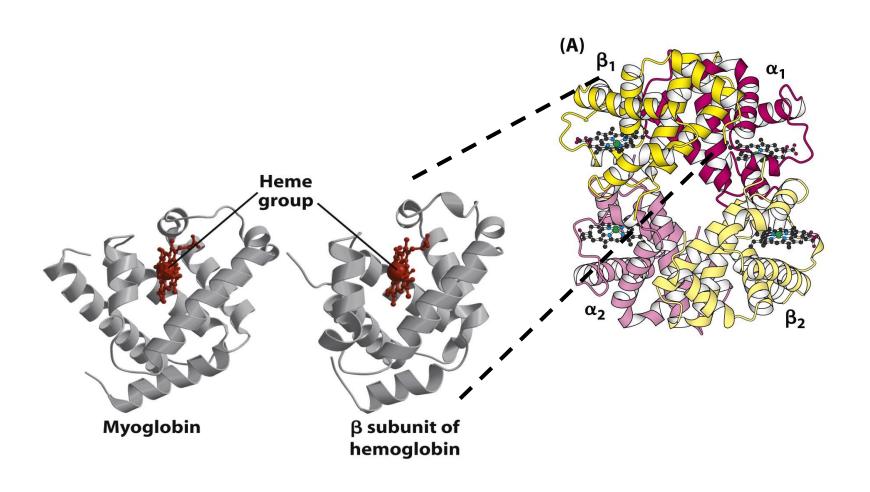


Hémoglobine



Myoglobine

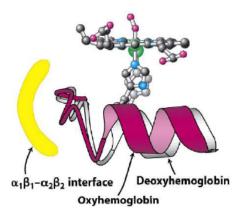
L'hémoglobine est un assemblage de 4 sous-unités de type myoglobine



Série 8

Question 3

Fixation $O_2 \rightarrow$ déplacement atome de fer (au milieu de la groupe hem) \rightarrow déplacement d'une residue de histidine \rightarrow changement de la conformation d'une hélice alpha \rightarrow changement de la conformation d'une surface d'interaction entre deux sous-unités de hémoglobine



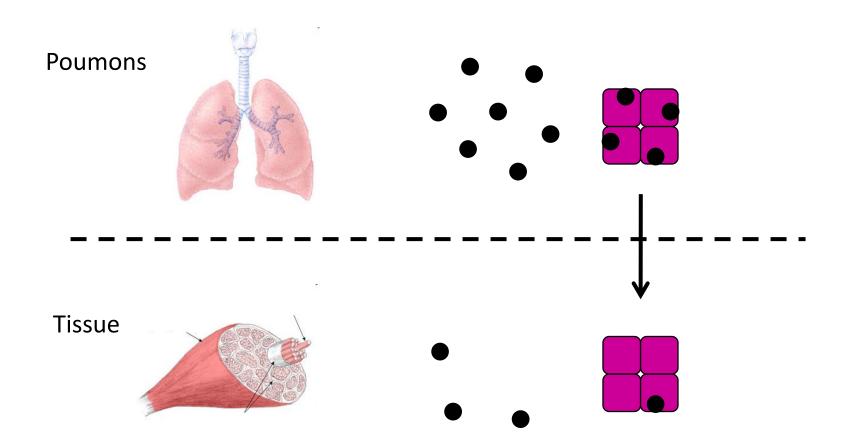
Série 8

Question 4

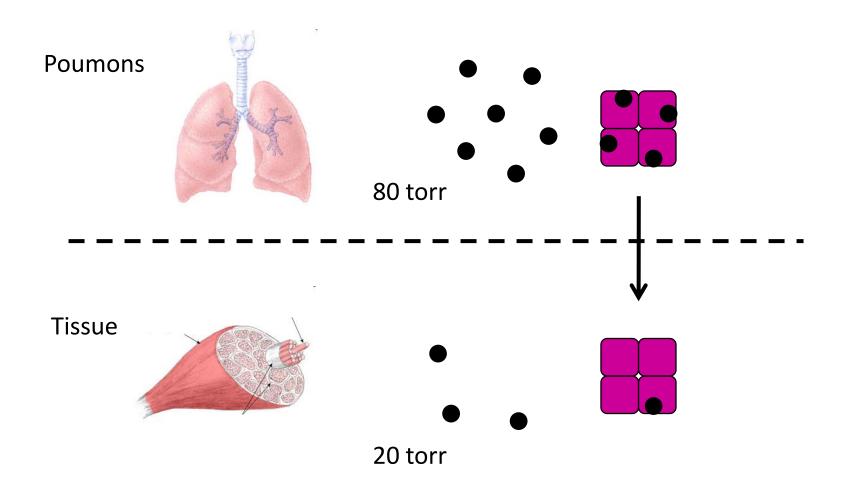
Pression O₂

Concentration CO₂

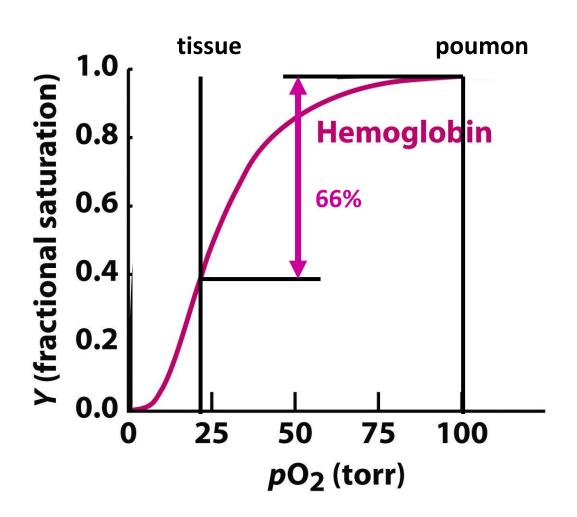
Transport d'oxygène des poumons au tissue



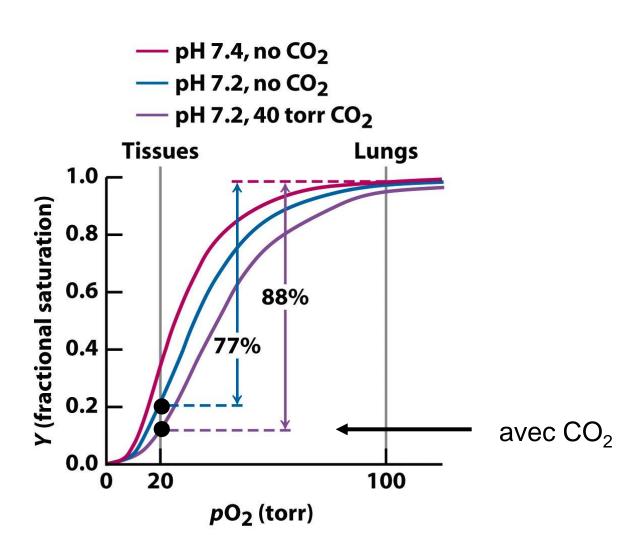
Transport d'oxygène des poumons au tissue



Saturation de l'hémoglobine au poumons



L'effect de CO₂ à l'affinité d'hémoglobine



L'effect de CO₂ à l'affinité d'hémoglobine

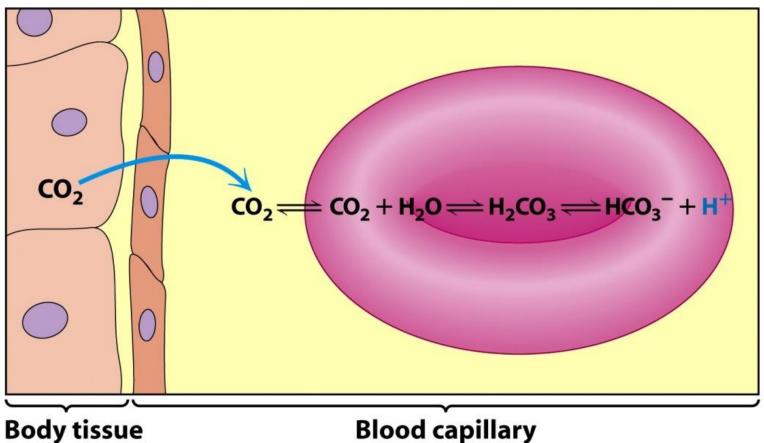
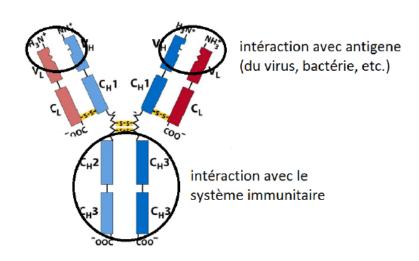


Figure 7-20 Biochemistry, Sixth Edition © 2007 W. H. Freeman and Company **Blood capillary**

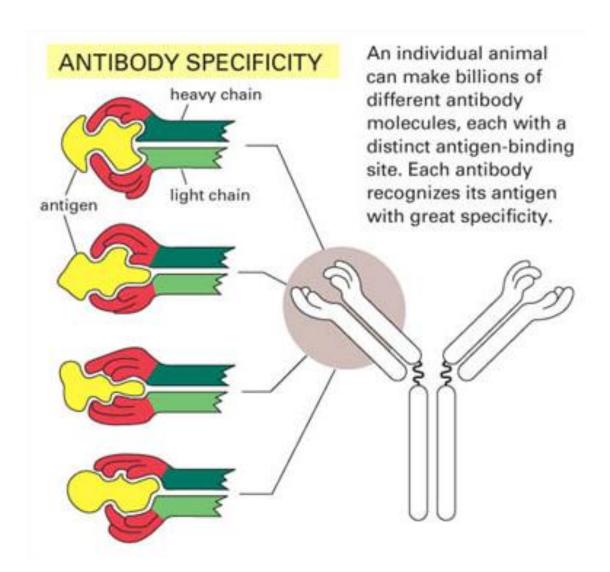
Série 8

Question 5



Le système immunitaire peut produire des milliards d'anticorps différents.

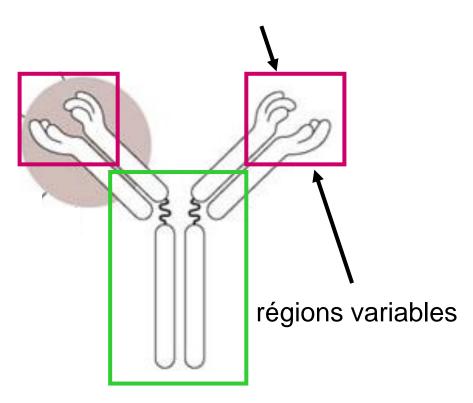
Anticorps avec plusieurs specificités



Environ 10 milliards (10¹⁰!) d'anticorps différents sont générés dans un humain.

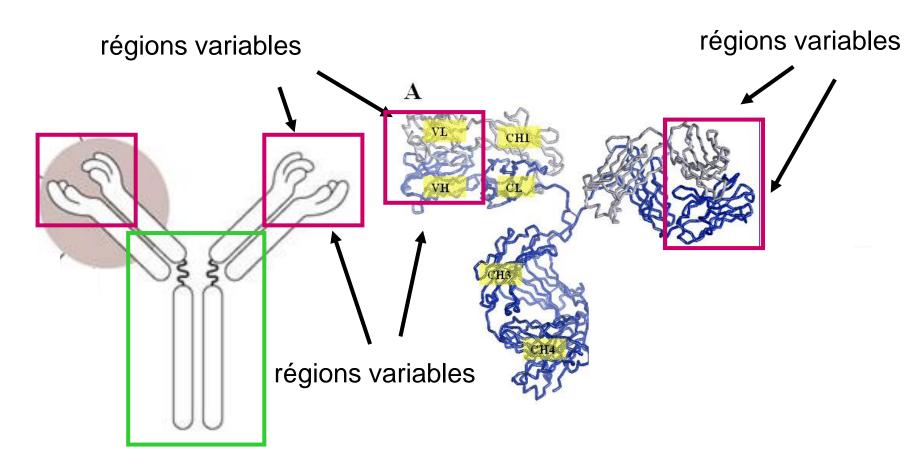
Régions variables et constantes des anticorps

régions variables



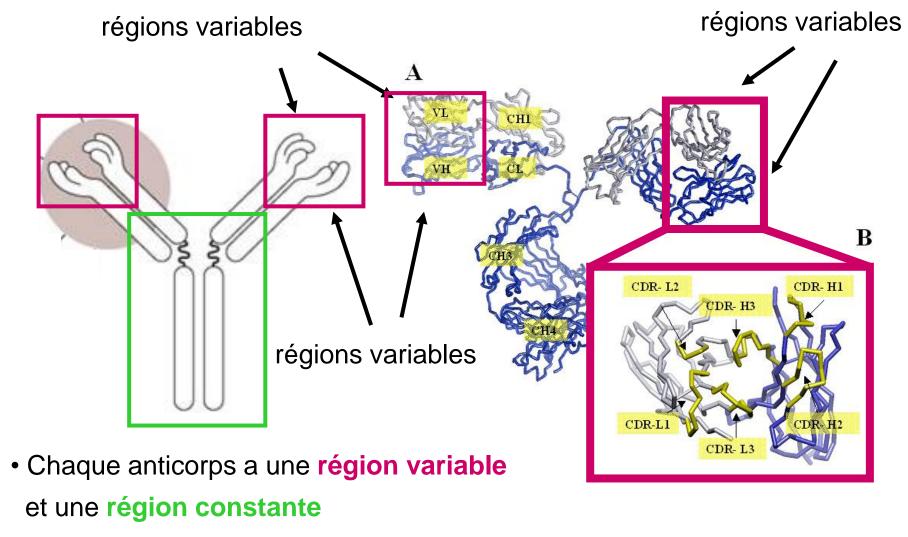
 Chaque anticorps a une région variable et une région constante

Régions variables et constantes des anticorps



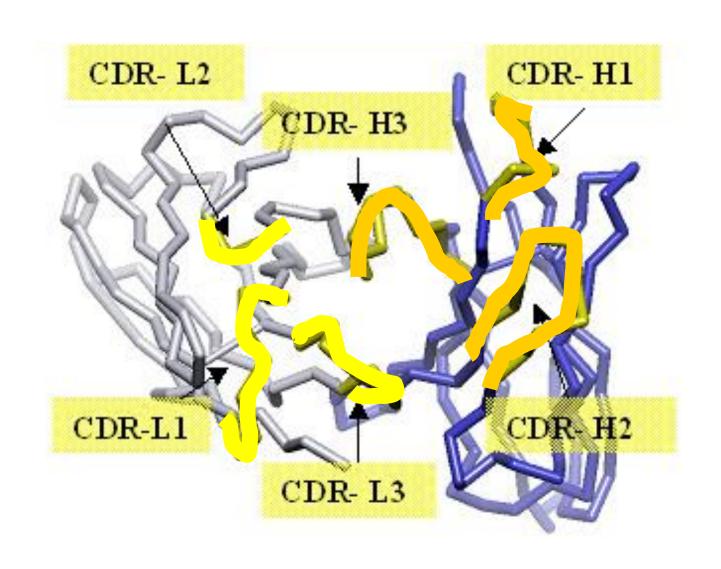
 Chaque anticorps a une région variable et une région constante

Régions variables et constantes des anticorps

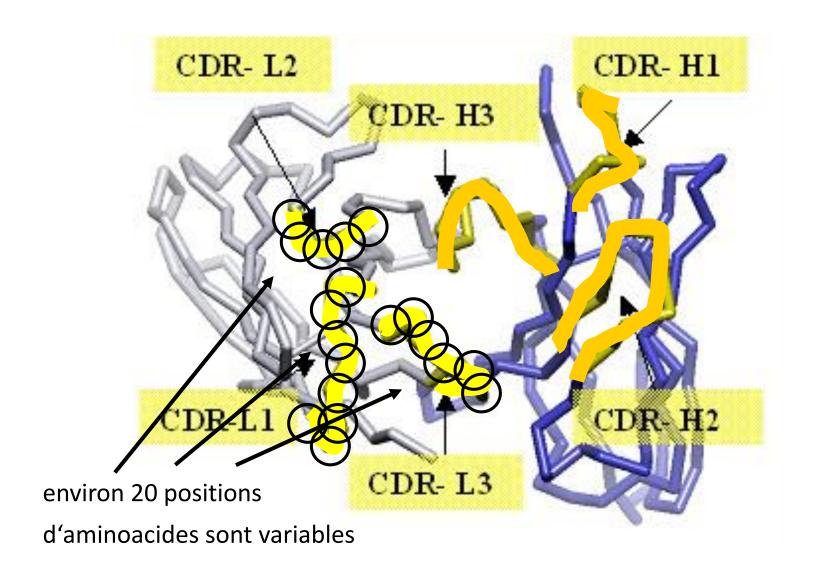


Chaque région variable a 3 boucles de peptides variables

Régions variables des anticorps (vue d'en-haut)



Régions variables des anticorps (vue d'en-haut)



Série 9

