

# Réseaux métaboliques de Daniel Kahn

# Virginie J & Simon B.G.

8 octobre 2015

### Table des matières

1	Introduction sur le métabolisme & remise à niveau en enzymologie	2
	1.1 Qu'est-ce que le métabolisme?	2
	1.2 Méthodes pour étudier le métabolisme	5
	1.3 Cinétique enzymatique : Michaelis-Menten	6
2	Introduction à la théorie du contrôle métabolique	10
3	Titre de section du cours 3	11



### 1 Introduction sur le métabolisme & remise à niveau en enzymologie

### Objectif général de ce cours

- Comprendre le comportement général des systèmes métaboliques
- Aptitude à modéliser leurs dynamiques
- Exprimer comment les propriétés cinétiques des enzymes affecte les concentrations en métabolites et les flux
- Examiner comment les données expérimentales peuvent être utiliser pour identifier un modèle métabolique
- Interpréter ces comportements en terme de régulation biologique
- Généraliser au réseau de transcription des signaux

### Pré-requis

- Connaissance sur la cinétique enzymatique
- Algèbre linéaire :
  - · Analyse de rang matriciel, diagonalisation, etc ...
  - · Etre familier avec les packages mathématiques comme Scilab, Maple, R ou Matlab
- Système Dynamique
  - · Jacobienne
  - · Analyse de stabilité

### Outline

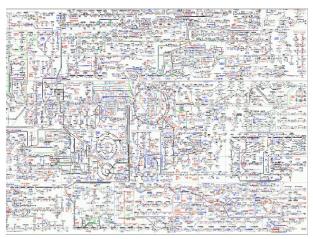
- 1. Introduction sur le métabolisme
- 2. Méthode pour étudier le métabolisme
- 3. Remise à niveau en cinétique enzymatique

### 1.1 Qu'est-ce que le métabolisme?

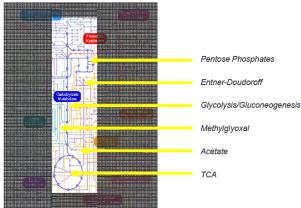
- Usine du vivant de produits chimiques : typiquement plusieurs centaines de réactions impliquant de petites molécules
- Balances
  - · Nutriments et produits
  - · Energie
  - · Produit du pouvroi réducteur (redox)
- Turn-over rapide
- Les réactions chimiques souvent catalyser par des enzymes

Le cycle de Krebs : gradient de protons accumulé et dissipé par une ATPases = couplage respiratoire



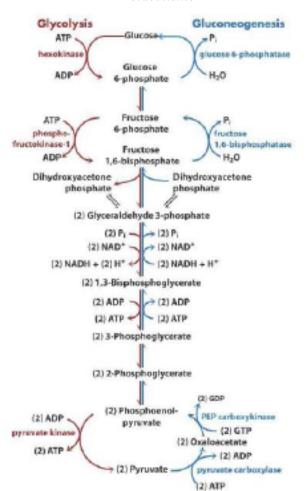


### Central C metabolism subnetwork

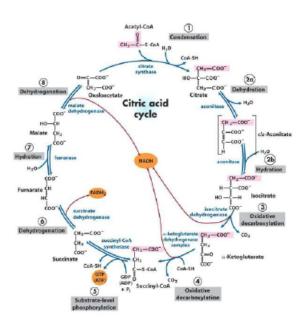


 $Central\ C\ metabolism\ subnetwork$ 





Glycolyse et néoglucogénèse



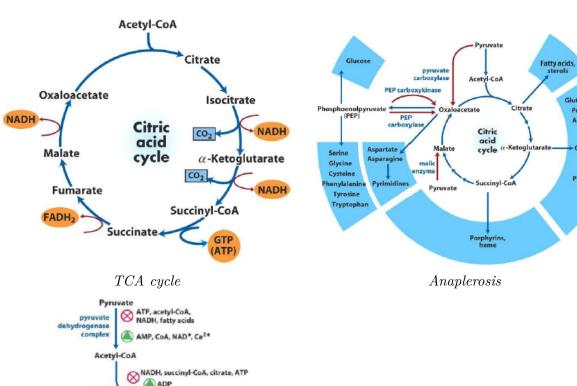
TCA cycle

Glutamine Proline

Arginine

Glutama





Acetyl-CoA

Acetyl-CoA

NADH, succinyl-CoA, citrate, ATP

ADP

citrate

synthase

Citrate

Citrate

Citrate

Citrate

Citrate

Citrate

Socitrate

dehydrogenase

NADH

Malate

ATP

Ca2+, ADP

ATP

Ca2+, ADP

ATP

Ca2+, ADP

ATP

Ca2+, ADP

Ca2+, ADP

Ca2+, ADP

Succinyl-CoA, NADH

Ca2+

Succinyl-CoA, NADH

Ca2+

Succinyl-CoA

Succinyl-CoA

R'egulation



### cf Wikipédia

Réaction anaplérotique : qualifie une réaction chimique qui produit un métabolite, c'est-à-dire une espèce chimique intermédiaire d'une voie métabolique.

Anaplérose : consiste à rétablir la concentration des métabolites au sein du milieu mitochondrial afin qu'elle demeure constante et n'interrompe pas le cycle de Krebs malgré la consommation de ses métabolites par différentes biosynthèses ; élément essentiel de l'homéostasie cellulaire.

Réaction anaplérotiques majeures :

- Pyruvate -(pyruvate carboxylase)-> Oxaloacétate
- Aspartate -(aspartate transaminase)-> Oxaloacétate
- Glutamate -(glutamate DH)->  $\alpha$ -cétoglutarate
- $\beta$ -oxydation des acides gras -(méthylmalonyl-CoA mutase)-> Succinyl-CoA

De nombreuses enzymes sont régulées d'une manière allostériques, effecteur en lien avec la charge.

### 1.2 Méthodes pour étudier le métabolisme

- Métabolomique : identification et quantification des métabolites
- Fluxomics : inférence ou prédiction du taux de réactions métaboliques dans les systèmes biologiques (cf Wikipedia)
- Outils analytiques basés sur :
  - · Résonance magnétique nucléaire (NMR)
  - · Spectrométrie de masse (MS)
  - · Chromatographie liquide (LC)

Méthode de flux métabolique : vitesse réactionnelle lorsqu'il opère à l'état stationnaire

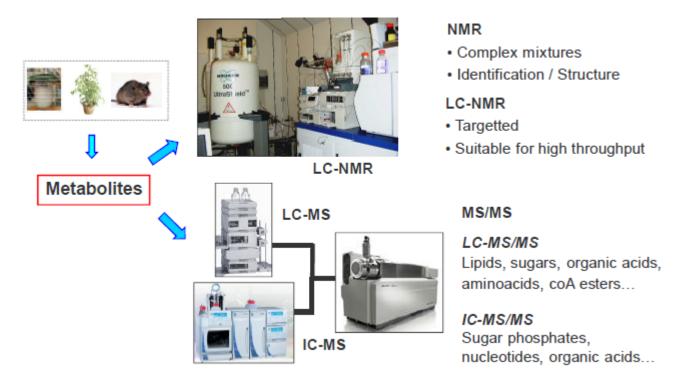


FIGURE 1 – Métabolomique

La résonance magnétique nucléaire (NMR) permet une analyse structurale. C'est une méthode peu



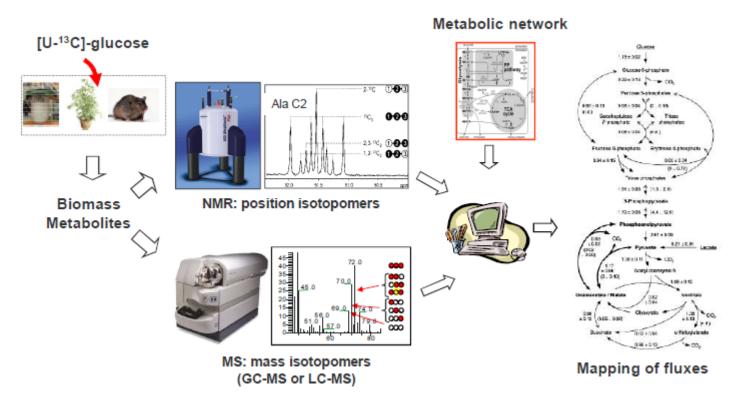


FIGURE 2 – Flux measurements

sensible : molarité > mm , il ne détecte que les métabolites présents en grande quantités. MS/MS : sépare selon la masse et permet d'identifier les produits de fragmentation.

Il est plus difficile de chercher à mesurer les flux internes. La méthode de marquage des molécules ( $^{13}C$ ,  $^{15}N$ ) peut être utilisée.  $\Rightarrow$  mesure la distribution des isotopomères des métabolites = distribution d'un marquage  $\Rightarrow$  modèle

### Exemple:

Glucose marqué ⇒ acide aminé marqué ⇒ voie de biosynthèse connus

 $\hookrightarrow$  modèle  $\Rightarrow$  à partir de la distribution des isotopomères on peut représenter les flux

Isotopomères : Chacun des isomères qui ont le même nombre d'atomes isotopiquement distincts mais qui diffèrent par la position de ces atomes. Ex : CH3-CDO et CH2D-CHO.

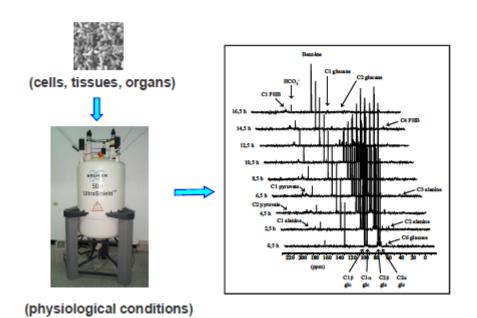
NMR peut être utilisé  $in\ vivo$  uniquement si la molécule est majoritairement détectée.  $^3P$  : très utilme pour mesurer la charge énergétique, le pH

### 1.3 Cinétique enzymatique : Michaelis-Menten

Une **enzyme** est une protéine catalysant une réaction, elle facilite la réaction avec aucun changement de conformation.

$$E+S\leftrightarrows ES\to E+P$$





# 13C

Carbon distribution In vivo dynamics

### 31**p**

Energy metabolism pH, compartmentation etc.

### 15N

Nitrogen metabolism N/C metabolic coupling

FIGURE 3 – in vivo NMR

Action cinétique de la masse (Mass action kinetics) :

$$v_1 = k_1 E.S - k_{-1} ES$$
$$v_2 = k_2 ES$$

Quasi steady-state:

$$v_1 = v_2 = v$$
$$E + ES = E_0$$

$$v = E_0 \frac{k_E S}{1 + \frac{S}{K_m}} \text{ taux de réaction } (M.s^{-1})$$

$$K_m = \frac{k_{-1} + k_{cat}}{k_1} \text{ Constance de Michaelis } (M)$$

$$k_E = \frac{k_{cat}}{K_m} \text{ efficience catalytique } (M^{-1}.s^{-1})$$

$$k_{cat} \text{ est le taux de turn-over maximal } (s^{-1})$$

### Michaelis-Menten Réversible

$$E+S\leftrightarrows ES\leftrightarrows E+P$$

$$v = E_0 \frac{k_+ S - k_- P}{1 + \frac{1}{K_S} + \frac{P}{K_P}}$$

Il s'agit de l'expression par défaut pour la modélisation cinétique, équivalent quand  $k_{-}=0$ , parce qu'il explique le phénomène de competitive product inhibition.



### Inhibition compétitive

$$E + S \leftrightarrows ES \leftrightarrows \qquad E + P$$

$$\updownarrow$$

$$E.I \qquad E.I$$

$$v = E_0 \frac{k_+ S - k_- P}{1 + \frac{1}{K_S} + \frac{P}{K_P} + \frac{I}{K_{Ic}}}$$

#### Autres inhibitions

Non-compétitive (plus efficace à forte concentration en substrat)

$$v = E_0 \frac{k_+ S - k_- P}{1 + (\frac{S}{K_S} + \frac{P}{K_P})(1 + \frac{I}{K_{I_y}})}$$

Mixed 
$$v = E_0 \frac{k_+ S - k_- P}{1 + (\frac{S}{K_S} + \frac{P}{K_P})(1 + \frac{I}{K_{I_n}}) + \frac{I}{K_{I_n}}}$$

Multiples substrats et produits Si les substrats et les produits se lient indépendamment et dans un ordre aléatoire:

$$v = E_0 \frac{k_{cat}^+ \prod_i \frac{S_i}{K_{S_i}} - k_{cat}^- \prod_j \frac{P_j}{K_{P_j}}}{\prod_i (1 + \frac{S_i}{K_{S_i}}) + \prod_j (1 + \frac{P_j}{K_{P_i}}) - 1}$$

source: 'Convenience kinetics' Liebermeister & Klipp, 2006, Theoret. Biol. Med. Mod. 3:41

Relation de Haldane La contrainte de l'équilibre :

$$K_{eq} = \frac{k_{cat}^+ \prod_j K_{P_j}}{k_{cat}^- \prod_i K_{S_i}}$$

Cinétique enzymatique & Thermodynamique Si on appelle  $\Gamma$  le rapport de l'action de masse (mass action ratio):

$$\Gamma = \frac{\prod_{j} P_{j}}{\prod_{i} S_{i}} = K_{eq} exp(\Delta G'/RT)$$

La cinétique enzymatique peut être divisée en 3 termes :

$$v = k_{cat}^{+} E_0.f(S_i, P_j).(1 - \Gamma/K_{eq})$$

- $1^{er}$  terme :  $k_{cat}^+ E_0$  correspond à la capacité enzymatique  $2^{nd}$  terme :  $0 < f(S_i, P_j) < 1$  est le terme de saturation enzymatique. Comme un exercice, écrire ce terme pour la cinétique de Michaelis-Menten réversible.
- 3ème terme : terme purement thermodynamique, il est indépendant des propriétés enzymatiques  $\frac{1-\Gamma}{K_{eq}}=1-exp(\Delta G'/RT)$



### Cooperativity? Equation de Hill:

$$v = E_0 \frac{k_{cat}(S/K_{0.5})^h}{1 + (S/K_{0.5})^h}$$

h est le coefficient de Hill. Typiquement : 0.5 < h < 4. Cette équation est purement empirique (actuellement érronné pour  $S << K_{0.5}$ ).  $K_{0.5}$  est une constante phénoménologique (pas un  $K_m$ !).

### **2-site cooperative binding** Equation d'Adair :

$$v = 2E_0 k_{cat} \frac{S/K_1 + S^2/K_1 K_2}{1 + 2S/K_1 + S^2/K_1 K_2}$$

reastically captures site dependencies.

**Saturation** 
$$E + S \leftrightharpoons ES$$
  $E + ES = E_0$   $\frac{E \cdot S}{ES} = \frac{k_{-1}}{k_1} = k_d$   $Y = \frac{ES}{E_0} = \frac{S/K_d}{1 + S/K_d}$ 

### Pour aller plus loin ...

- Understanding the Control of Metabolism, by David Fell, Portland Press, London, 1997
- Fundamentals of Enzyme Kinetics, by Athel Cornish-Bowden, Portland Press, London, 2004

### Pour les TP:

- The practical course will rely heavily on the theoretical course
- Familiarize yourself with the COPASI modeling environment http://www.copasi.org (CO-PASI handbook)
- Refresh your course in linear algebra
- Be prepared to use your favourite mathematical package such as Octave, Scilab, Maple, R or Matlab
- You will be evaluated on the practical course



2 Introduction à la théorie du contrôle métabolique



# 3 Titre de section du cours 3