#### Enzimas versus "outros" catalisadores

- Catalisadores proteicos
- Elevados factores de aceleração das reacções
- Grande especificidade para os substratos
- Estereo-especificidade (também absoluta)
- Reduzido número de subprodutos de reacção
- Condições de reacção suaves (temperatura, pH, salinidade,...)
- Capacidade de regulação

## Aumento da velocidade de reacção

 As reacções catalisadas enzimaticamente apresentam, factores de aceleração da ordem de 10<sup>6</sup>-10<sup>17</sup> relativamente às reacções não-catalisadas.

 Os incrementos observados são geralmente várias ordens de grandezas superiores aos obtidos com catalisadores não-enzimáticos!

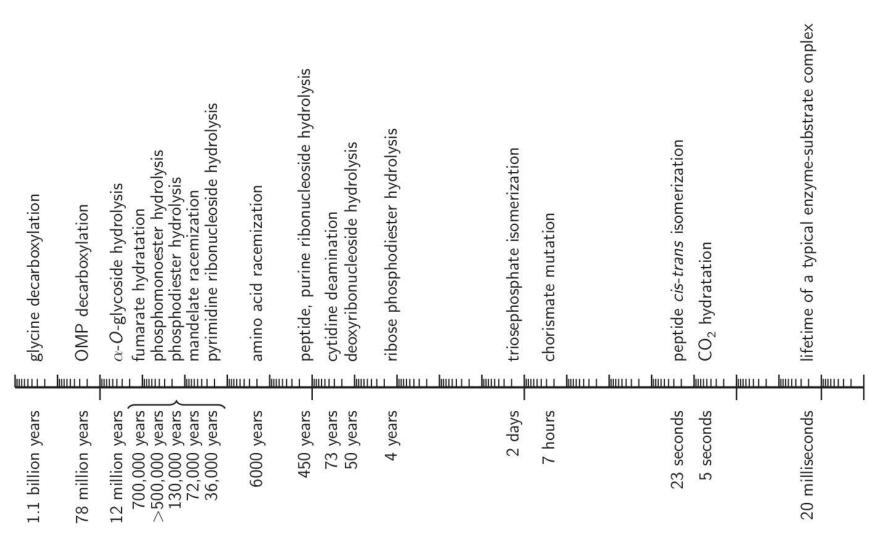
#### Exemplo - descarboxilação da orotidina-5-fostato:

- tempo de meia vida em solução: 78 milhões de anos
- tempo de meia na célula: 0.017 segundos!

# Aceleração da velocidade de reacção

| Enzima                          | <b>k</b> <sub>cat</sub> / <b>k</b> <sub>uncat</sub> |  |
|---------------------------------|---|--|
| Ciclofilina                     | 10 <sup>5</sup>                                     |  |
| Anidrase carbónica              | 107   |  |
| Triose fosfato isomerase        | 10 <sup>9</sup>                                     |  |
| Carboxipeptidase A              | 10 <sup>11</sup>                                    |  |
| Fosfoglucomutase                | 1012  |  |
| Succinil-CoA transferase        | 10 <sup>13</sup>                                    |  |
| Urease                          | 1014  |  |
| Ornitinina mono-P decarboxilase | 10 <sup>17</sup>                                    |  |

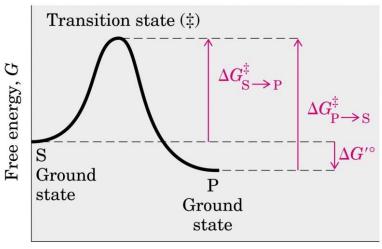
## Tempo de meia vida em meio aquoso



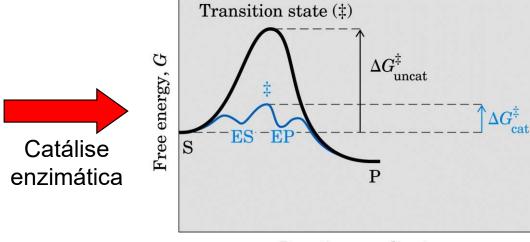
iP.

## Catálise

#### Estado de transição: 10<sup>-12</sup> a 10<sup>-13</sup> seg



Reaction coordinate



Reaction coordinate

$$\Delta G_{\mathrm{cat}}^{\neq} < \Delta G_{\mathrm{uncat}}^{\neq}$$

$$\Delta G_{\rm uncat}^{\neq} = -RT \ln k_{\rm uncat}$$

$$\Delta G_{\mathrm{cat}}^{\scriptscriptstyle \neq} = -RT \ln k_{\mathrm{cat}}$$

$$\Delta G_{\text{uncat}}^{\neq} - \Delta G_{\text{cat}}^{\neq} = \Delta \Delta G^{\neq} = RT \ln(k_{\text{cat}} - k_{\text{uncat}})$$

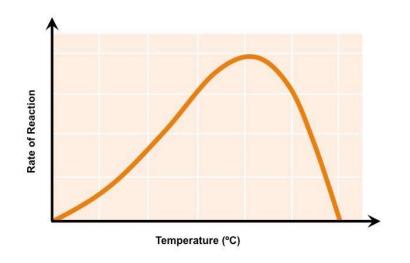
$$\frac{k_{\text{cat}}}{k_{\text{uncat}}} = \exp(\Delta \Delta G^{\neq} / RT)$$

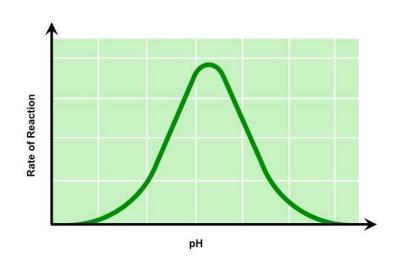
$$k_{\rm cat}/k_{
m unca}$$

Factor de aceleração

## Condições de reacção suaves

 As reacções catalisadas enzimaticamente dão-se em condições relativamente suaves: temperaturas geralmente muito abaixo dos 100 °C, pressão atmosférica, pH próxima da neutralidade.

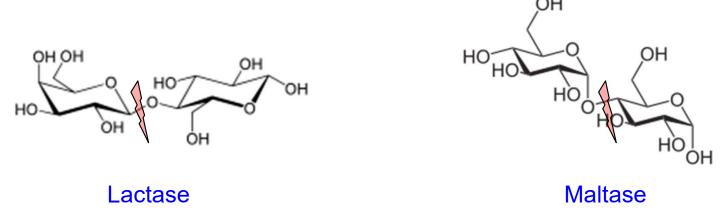




 A catálise inorgânica requere geralmente temperaturas elevadas, e valores extremos de pressão e pH!

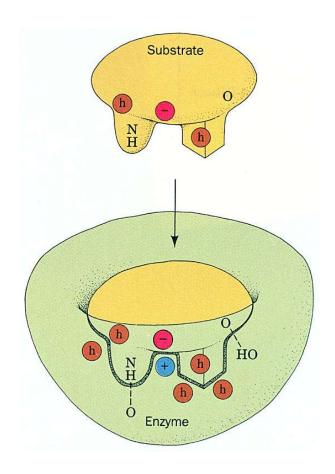
## Especificidade elevada

 Os enzimas podem ser extraordinariamente específicos tanto em relação aos seus substratos, como em relação aos seus produtos – muito mais que os catalisadores químicos.



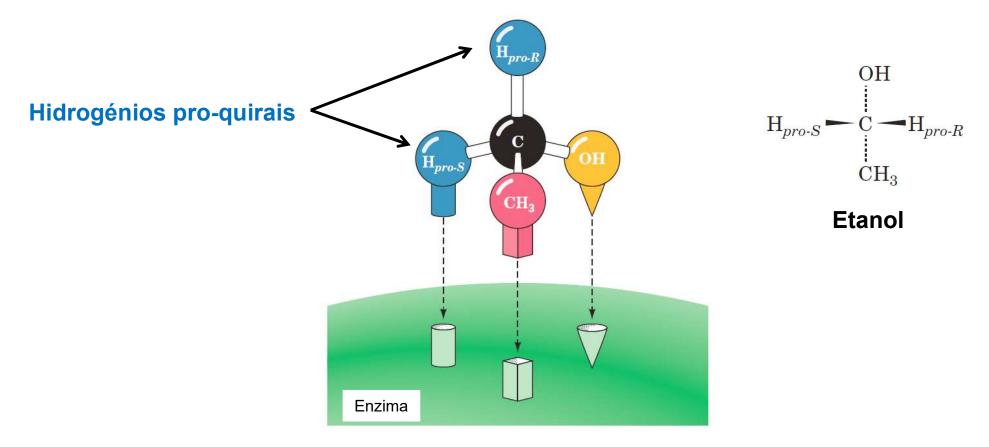
 As reacções catalisadas enzimaticamente raramente dão origem a produtos alternativos.

### Interacção enzima-substrato



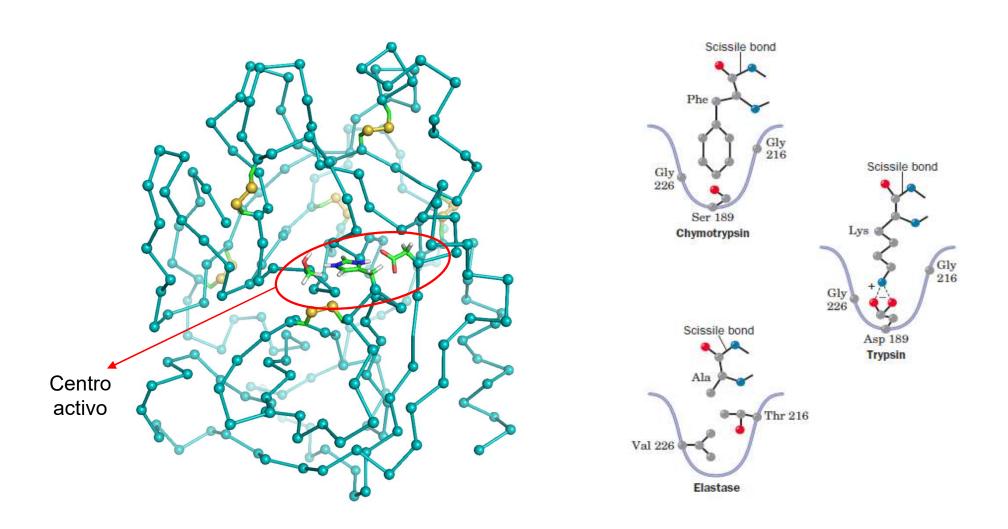
- A associação enzima-substrato é estabilizada por forças não-covalentes: interacções electrostáticas, forças de van der Waals, ligações de hidrogénio, efeito hidrofóbico (as mesmas forças que estabilizam a estrutura proteica).
- O estudos estruturais dos enzimas mostram que os centros activos se encontram *largamente preformados* na ausência dos seus substratos.

### Estereo-especificidade relativa e absoluta

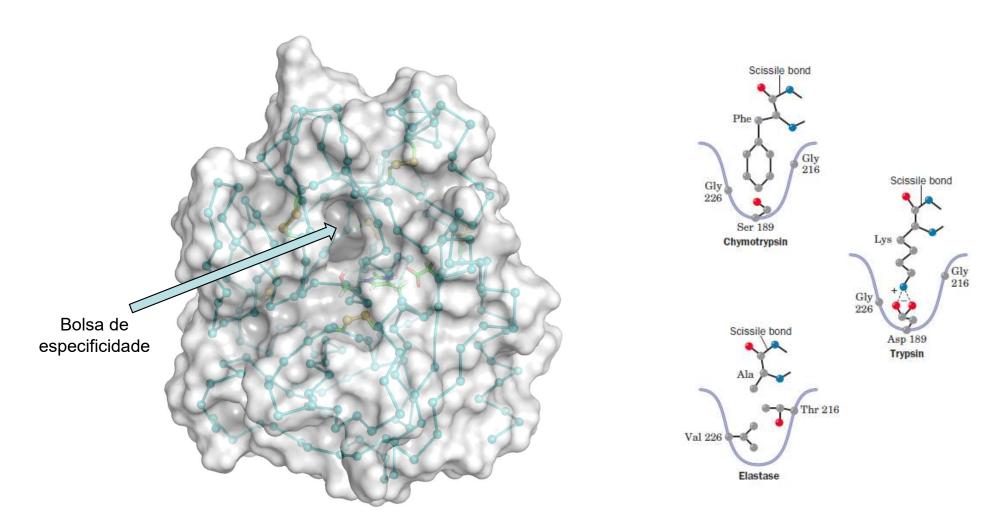


- Os enzimas são altamente específicos tanto em termos da ligação a substratos quirais como na catálise das suas reacções. Esta estereoespecificidade resulta da complementaridade estrutural entre centro activo e substratos.
- Os enzimas podem distinguir entre átomos *pro-quirais* (estereo-especificidade *absoluta*).

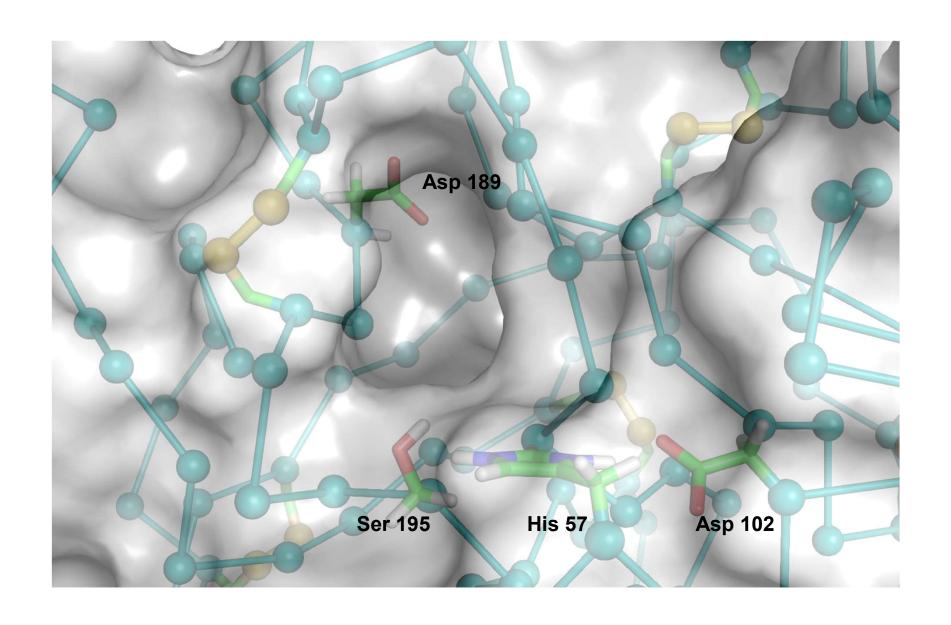
Ex: álcool desidrogenase distingue entre  $H_{pro-R}$  e  $H_{pro-S}$  da molécula de etanol.

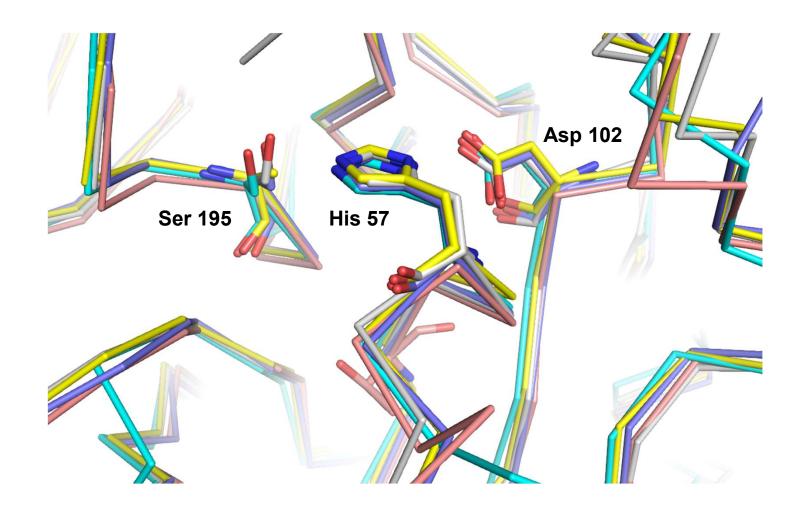


• A especificidade dos enzimas para os seus substratos pode ser modulada pela variabilidade da sequência de aminoácidos no centro activo e na sua vizinhança



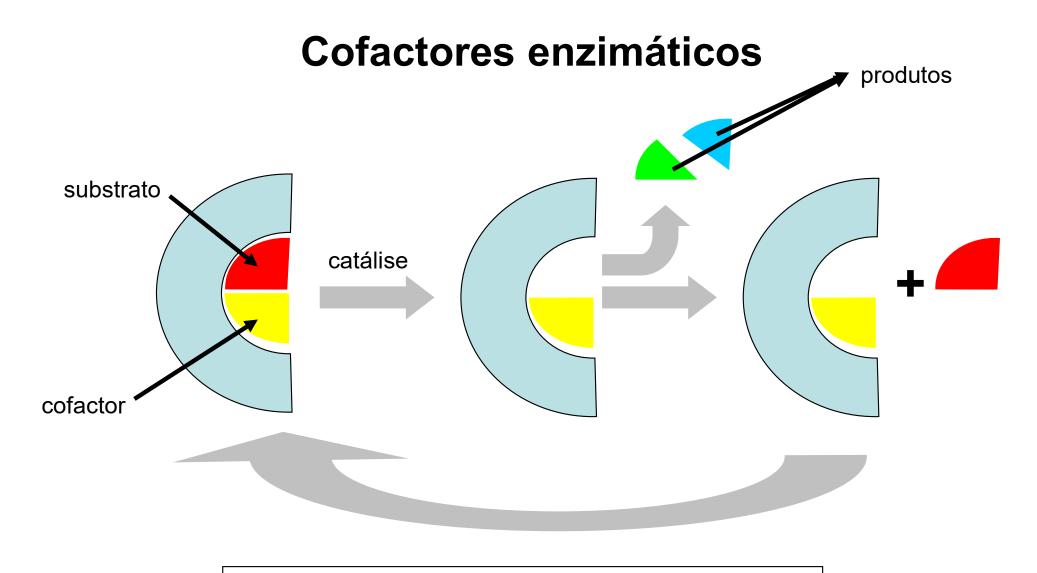
• A especificidade dos enzimas para os seus substratos pode ser modulada pela variabilidade da sequência de aminoácidos no centro activo e na sua vizinhança





O mecanismo catalíticos das proteases de serina está dependente do posicionamento preciso dos resíduos catalíticos do centro activo (tríade catalítica). Nesta ilustração está exibida a sobreposição do centro activo de 5 membros desta família de proteínas.

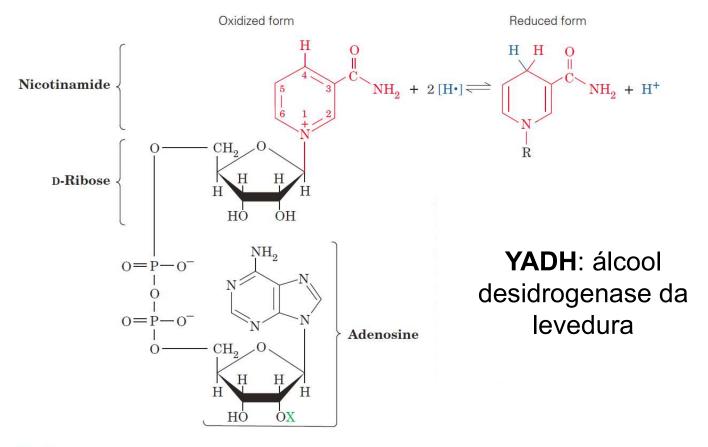
Mecanismo catalítico das proteases de serina



apoenzima + cofactor ⇒ holoenzima

• O repertório químico da catálise enzimática pode ser estendido através de **cofactores enzimáticos**, cuja estrutura não-proteica permite a existência de grupos funcionais com novas possibilidades catalíticas.

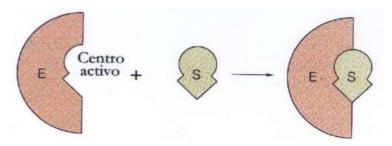
#### Cofactores enzimáticos



X = H Nicotinamide adenine dinucleotide (NAD<sup>+</sup>)  $X = PO_2^{2^-}$  Nicotinamide adenine dinucleotide phosphate (NADP<sup>+</sup>)

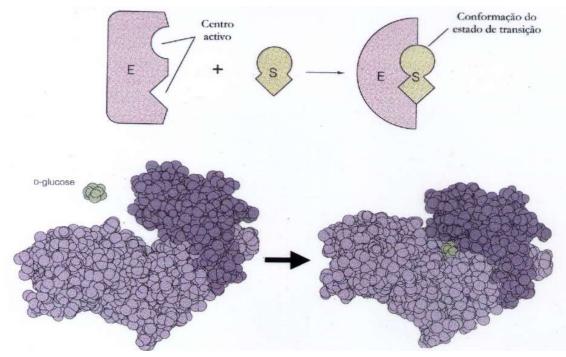
## Ajuste induzido

• Em 1894, Emil Fischer propõe que o enzima acomoda o seu substrato como uma chave numa fechadura (lock-and-key model)

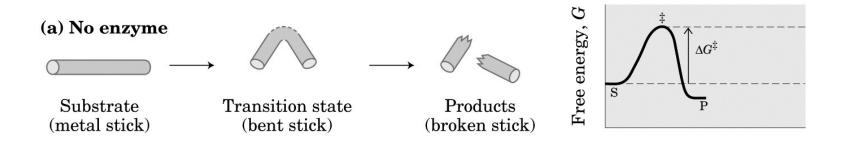


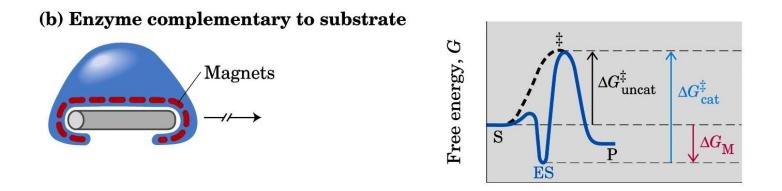
 De acordo com o modelo de ajuste induzido, proposto por Koshland em 1954, a estrutura que o enzima acomoda é próxima do estado de transição

da reacção:



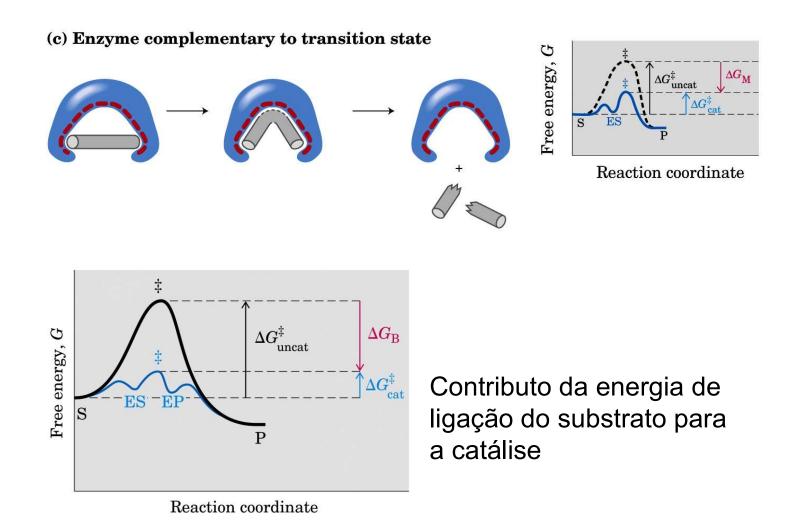
## Catálise no modelo lock-and-key





A formação do complexo enzima-substrato leva a uma estabilização com o consequente aumento da energia de activação ∆G≠.
Não consegue explicar a catálise enzimática!

## Catálise no modelo de ajuste induzido

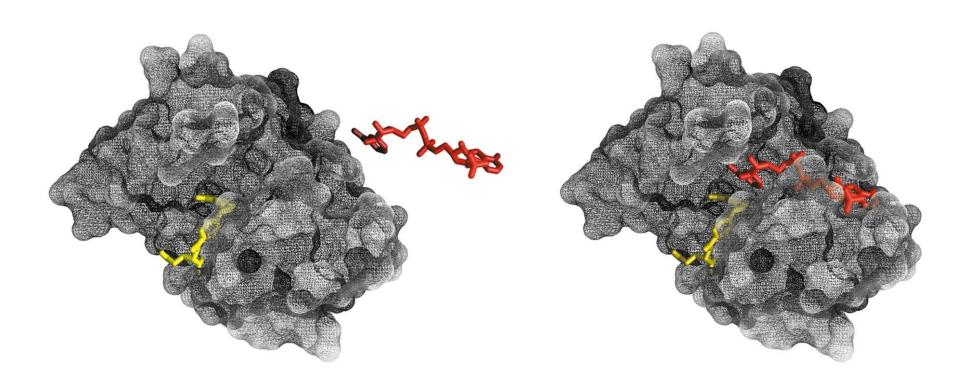


A formação do complexo enzima-estado de transição leva a uma estabilização deste, com a consequente diminuição da energia de activação ∆G<sup>≠</sup>. Consegue explicar a catálise enzimática!

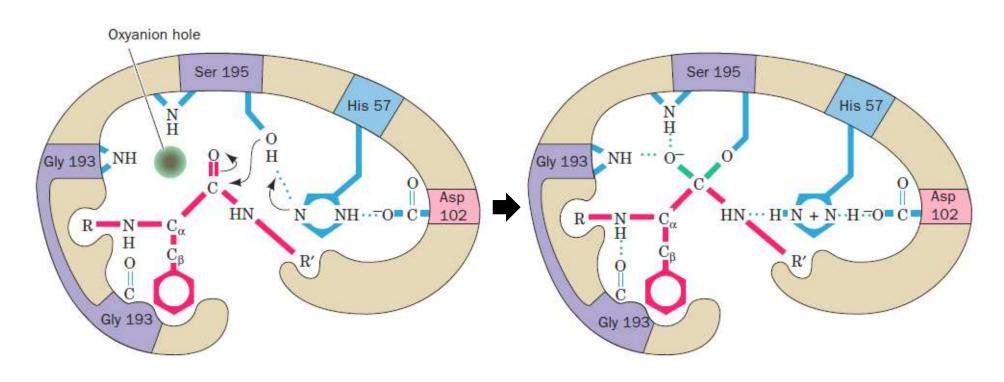
## Interação enzima-substrato

Muito do potencial catalítico dos enzimas deriva da energia livre libertada na formação de múltiplas interacções fracas com o substrato

As interacções fracas são maximizadas no estado de transição da reacção - o enzima é complementar do estado de transição e não do substrato!



# Estabilização do estado de transição nas protéases de serina

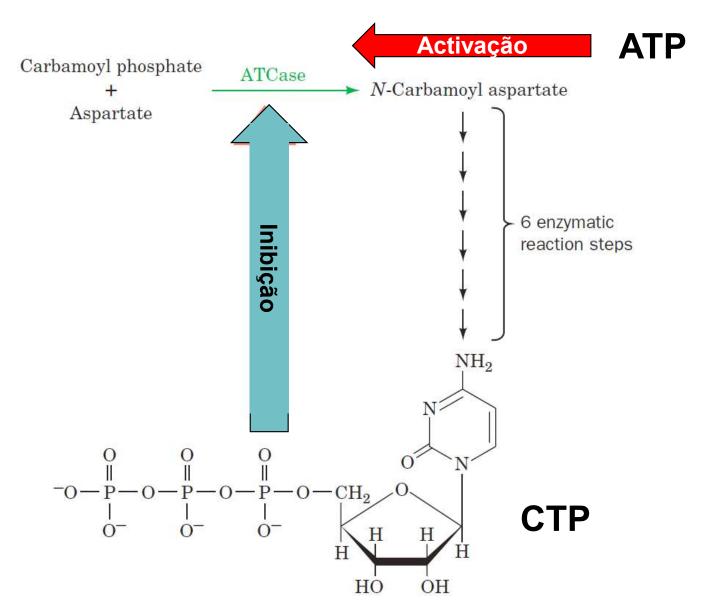


Complexo de Michaelis

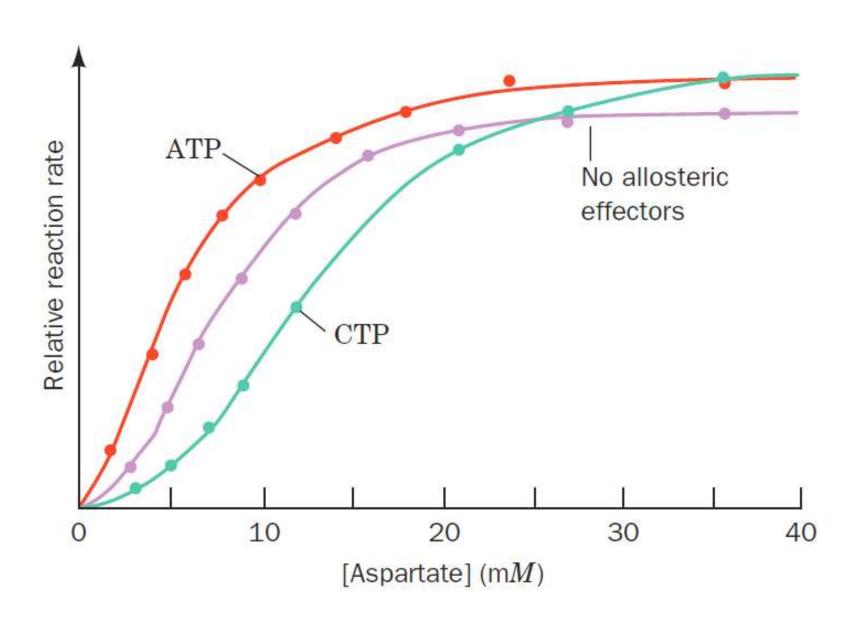
Estabilização do estado de transição

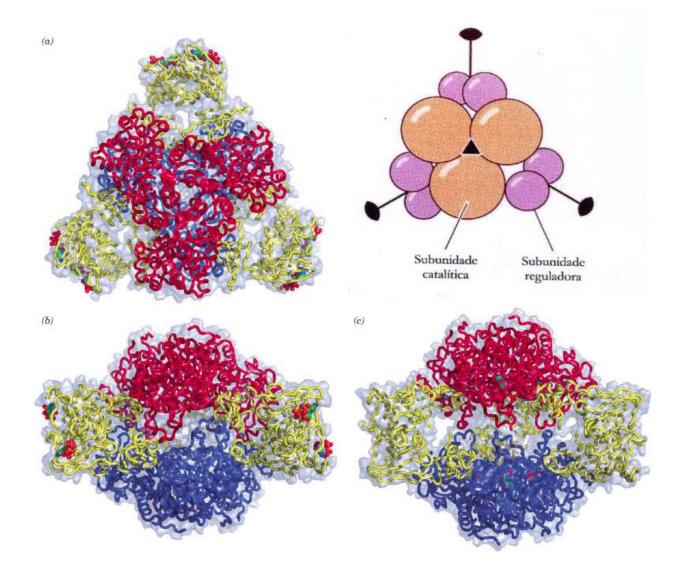
Os seres vivos têm necessidade absoluta de regular o fluxo das suas vias metabólicas, de modo a ter controle sobre os processos internos e responder aos estímulos do ambiente. Esta regulação é conseguida operando essencialmente a três níveis:

- Quantidade de enzima disponível: A quantidade de enzima disponível num dado instante depende das suas taxas de síntese e degradação, e estas podem ser alteradas em reposta a um estímulo do meio, com seja a presença de determinado metabolito.
- Modificadores de actividade: A actividade enzimática pode ser regulada directamente através de alterações estruturais ou conformacionais. A afinidade do enzima para o substrato(s) pode ser alterada pela ligação de um efector, ou modificador da actividade. Se este efector se ligar a um outro local que não o centro activo, diz-se ser um efector alóstereo.
- Modificação covalente do enzima: A actividade enzimática pode ser alterada por modificação da estrutura covalente do enzima, por exemplo fosforilação ou activação hidrolítica de um zimogéneo.

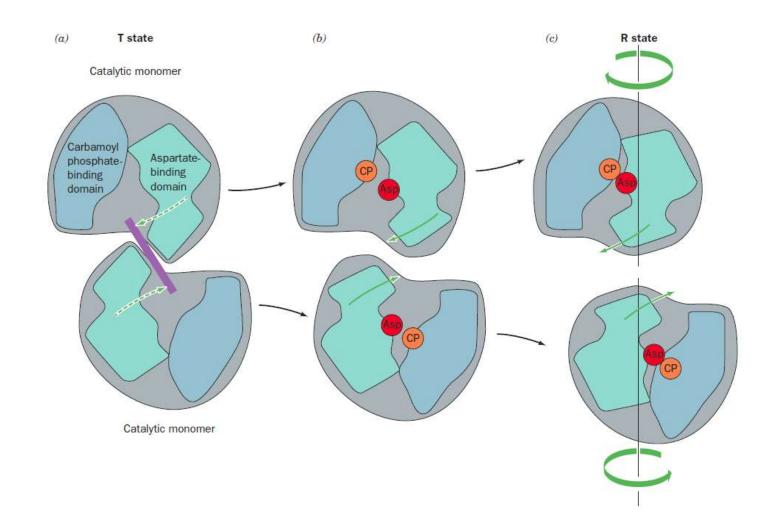


O enzima aspartato transcarbamilase (ATCase) catalisa o primeiro passo da biossíntese das pirimidinas.

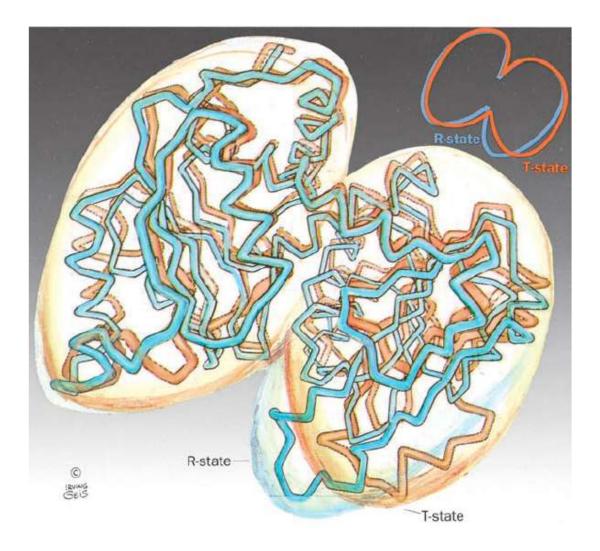




As subunidades catalíticas da ATCase apresentam actividade máxima e independente da concentração dos efectores quando dissociadas das subunidades reguladoras..



Transição do estado T para o estado S da ATCase pela ligação dos seus dois substratos. Os contactos que impedem a rotação das subunidades catalíticas desaparecem com a ligação dos substratos, permitindo a passagem ao estado R.



Transição do estado T para o estado S da ATCase pela ligação dos seus dois substratos. Os contactos que impedem a rotação das subunidades catalíticas desaparecem com a ligação dos substratos, permitindo a passagem ao estado R.

## Classificação dos enzimas

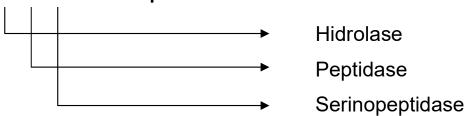
Os enzimas são classificados de acordo com um sistema estabelecido pela *International Comission on Enzymes*, em 1956. Este sistema permite também nomear os enzimas de forma sistemática.

#### International Classification of Enzymes\*

| No. | Class           | Type of reaction catalyzed  |
|-----|-----------------|---|
| 1   | Oxidoreductases | Transfer of electrons (hydride ions or H atoms)   |
| 2   | Transferases    | Group-transfer reactions  |
| 3   | Hydrolases      | Hydrolysis reactions (transfer of functional groups to water)                               |
| 4   | Lyases          | Addition of groups to double bonds, or formation of double bonds by removal of groups       |
| 5   | Isomerases      | Transfer of groups within molecules to yield isomeric forms                                 |
| 6   | Ligases         | Formation of C—C, C—S, C—O, and C—N bonds by condensation reactions coupled to ATP cleavage |

#### EC 1.1.1.1 Alcool desidrogenase

EC 3.4.21.4 Tripsina



https://enzyme.expasy.org/enzyme-search-ec.html

#### Recursos "on-line"

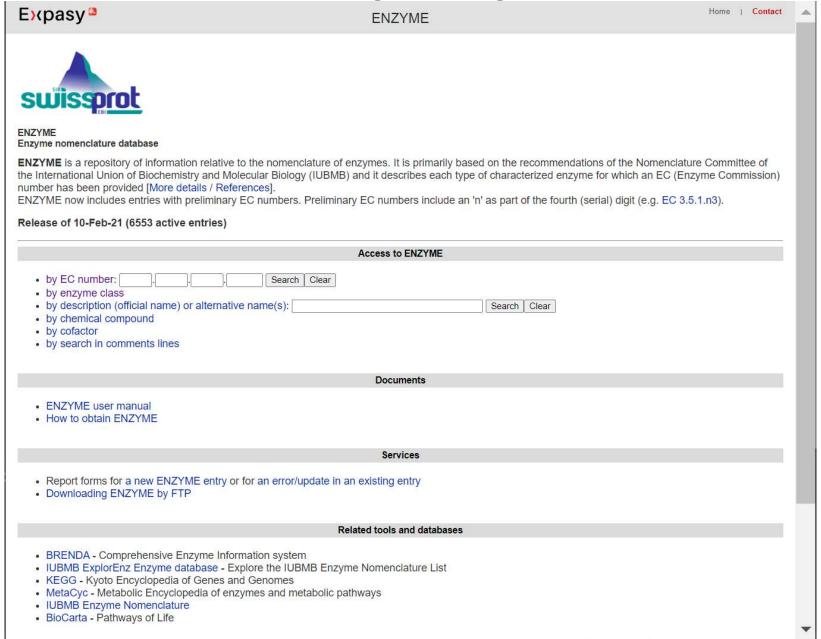
Expasy ENZYME: <a href="http://enzyme.expasy.org">http://enzyme.expasy.org</a>

BRENDA: <a href="http://www.brenda-enzymes.org">http://www.brenda-enzymes.org</a>

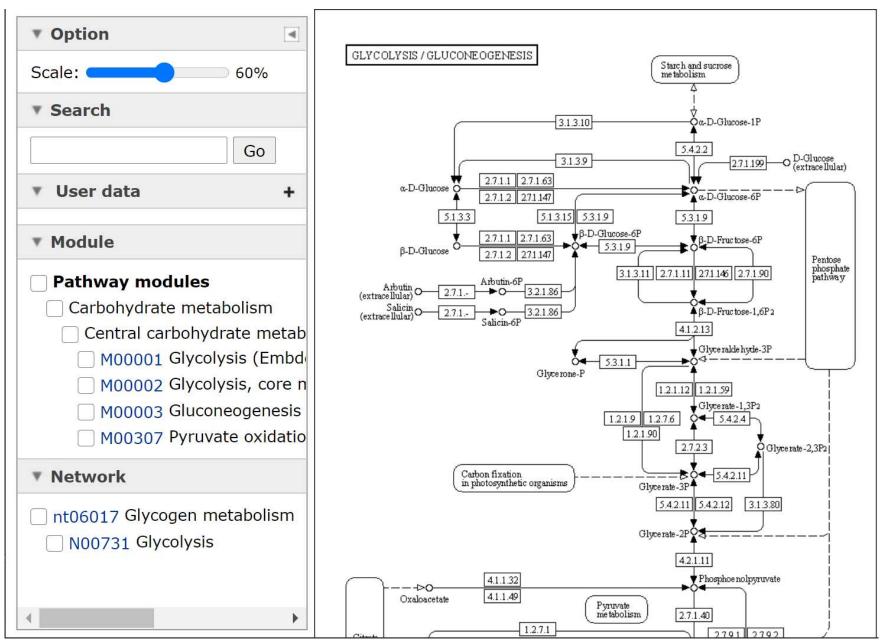
Protein Data Bank: <a href="http://www.pdb.org">http://www.pdb.org</a>

Biochemical pathways:
 <a href="https://www.genome.jp/kegg/pathway.html">https://www.genome.jp/kegg/pathway.html</a>
 http://web.expasy.org/pathways

## **Expasy Enzyme**



## **Kegg Metabolic Pathways**



https://www.genome.jp/kegg/pathway.htm

## **Expasy Pathways**

