





Radiolyse de l'eau et ses effets sur des acides aminés et petits peptides

Antoine Danvin - doctorant en 1ère année

Sous la direction de Mirella Del Nero et la supervision de Quentin Raffy

Groupe Radiochimie - IPHC – UMR 7178

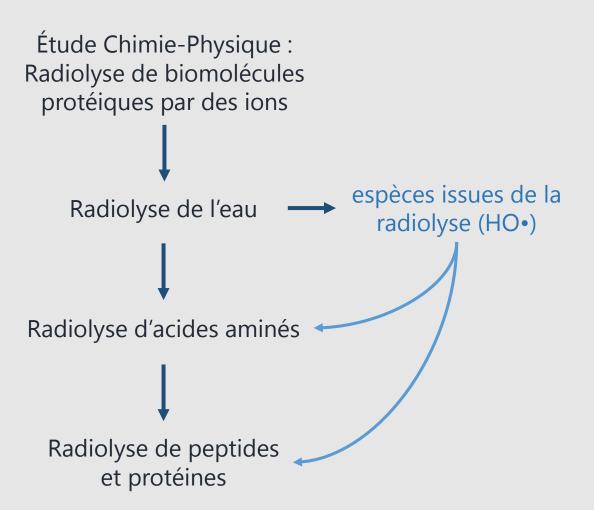
Le 27 septembre 2021 – Assemblée Générale du GDR Mi2B

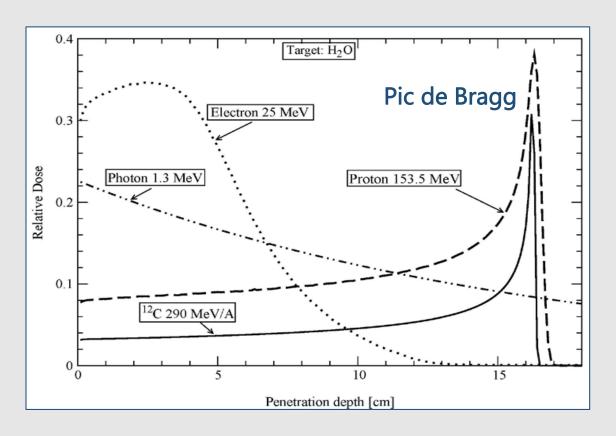


I/ Introduction II/ III/ IV/ V/



Contexte → Hadronthérapie = traitement du cancer par des ions accélérés





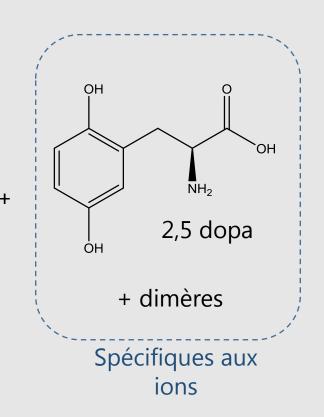
Distribution de la dose en fonction de la profondeur de pénétration dans l'eau pour différents rayonnements ionisants

I/ Introduction II/ III/ IV/ V/



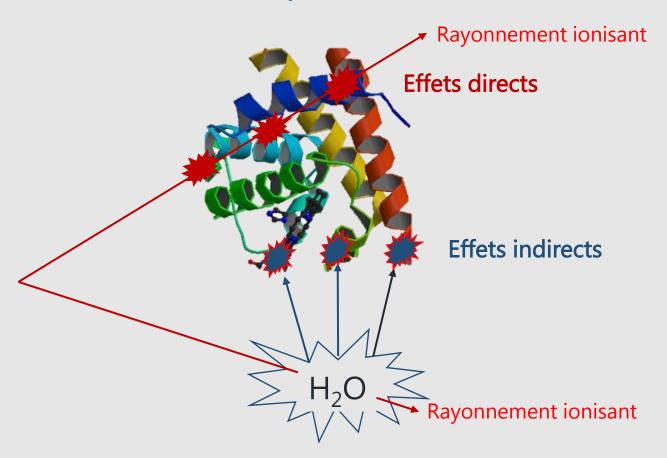
Contexte → Hadronthérapie = traitement du cancer par des ions accélérés

Radiolyse d'acides aminés par des ions - Cas de la phénylalanine





Action d'un rayonnement ionisant



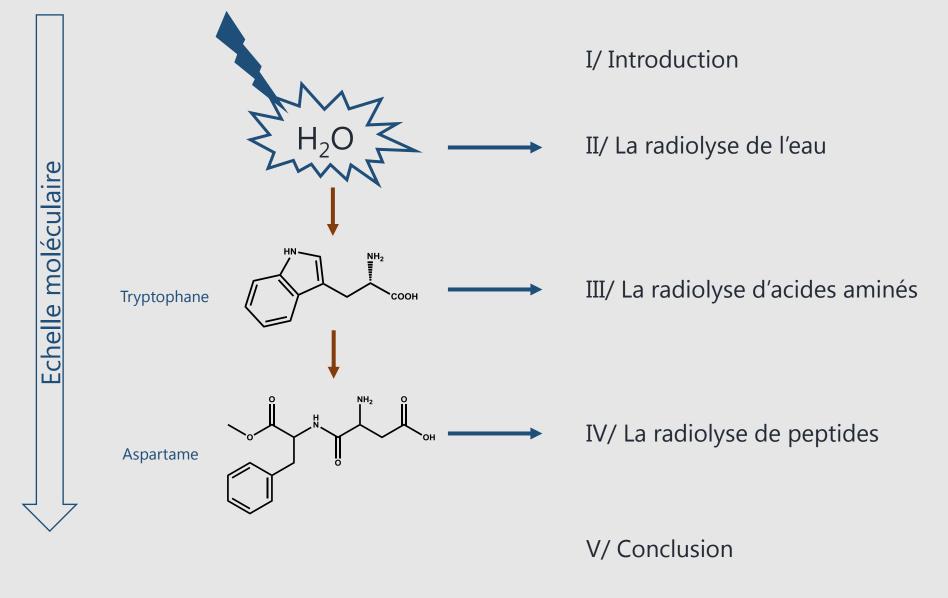
Eau = 70 % en masse Protéines = 20% en masse

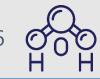
→ Importance radiolyse de protéines

Peu de données avec des ions

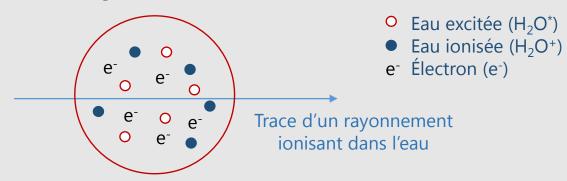
I/ Introduction II/ III/ IV/ V/







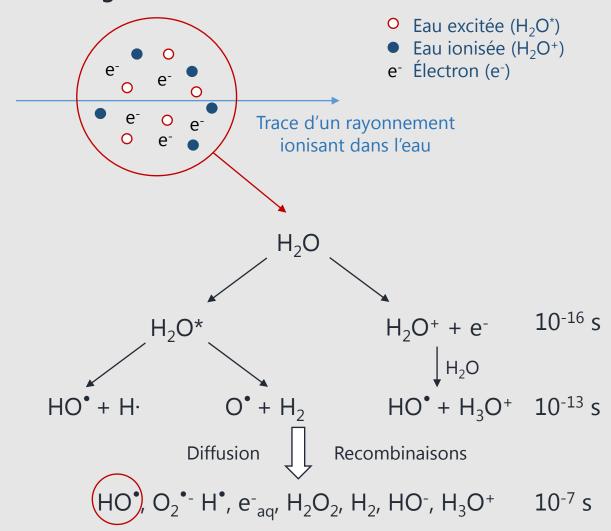
Dépôt d'énergie dans l'eau



I/ II/ La radiolyse de l'eau III/ IV/ V/



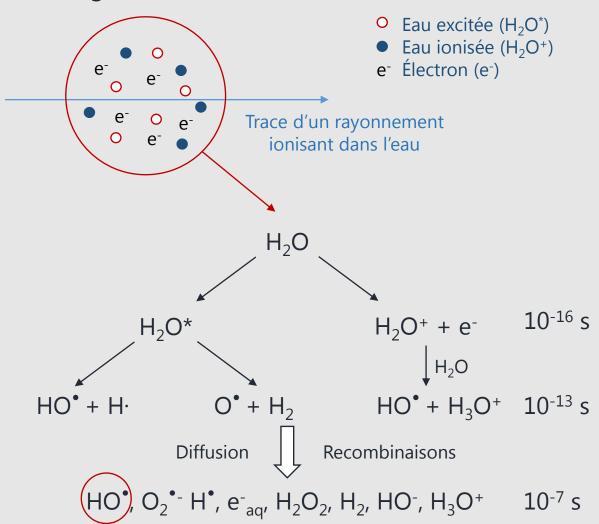
Dépôt d'énergie dans l'eau



I/ II/ La radiolyse de l'eau III/ IV/ V/



Dépôt d'énergie dans l'eau

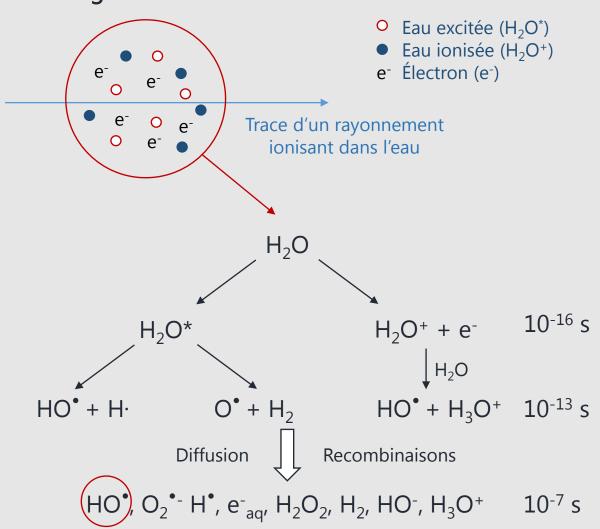


Rendement radiolytique : $G = 100 \times \frac{N}{E}$ N = nombre d'espècesE = énergie déposée

I/ II/ La radiolyse de l'eau III/ IV/ V/



Dépôt d'énergie dans l'eau



Rendement radiolytique : $G = 100 \times \frac{N}{E}$ N = nombre d'espècesE = énergie déposée

Paramètres influençant les rendements :

- Nature du rayonnement
 - TEL
 - Débit de dose





 $TEL_0 = 16,4 \text{ eV/nm}$



Accélérateur Van De Graaff 4MV, plateforme Acacia, Icube

 $TEL_0 = 2.3 \text{ eV/nm}$



Cyclotron Cyrcé, IPHC

e- 1 MeV



Aerial-CRT

RX 6 MeV



ICANS Strasbourg

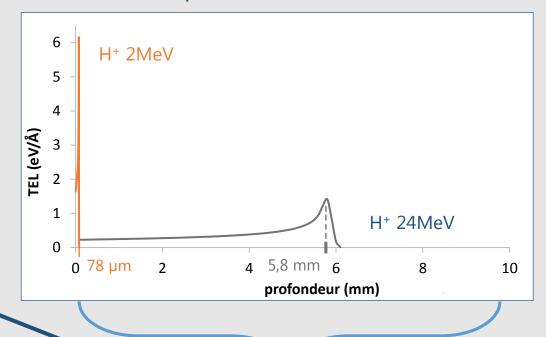




Circulation de la solution

Set-up d'irradiations au Van De Graaff 4MV

Position du Pic de Bragg pour les protons de 2 et 24 MeV



Épaisseur cellule



Mesure du radical hydroxyle

Utilisation de sondes moléculaires

Sonde 3CCA

OH HO' OH R = 4,7 %
$$R = 4,7 \%$$
 (Acide Coumarine-3-carboxylique) 70H-3CCA



Mesure du radical hydroxyle

Utilisation de sondes moléculaires

Sonde 3CCA

OH
$$R = 4.7 \%$$

$$k = 6.9 \times 10^{9} \text{ M}^{-1} \text{ s}^{-1}$$

Acca (Acide Coumarine-3-carboxylique)

Mesure par HPLC-Fluorescence



Mesure du radical hydroxyle

Utilisation de sondes moléculaires

Sonde 3CCA

OH HO OH R = 4,7 %
$$R = 4.7 \%$$
 (Acide Coumarine-3-carboxylique)

Mesure par HPLC-Fluorescence

Sonde KBr / Sonde Formiate

$$2 G(H_2O_2)_{KBr} = 2 g(H_2O_2) + [g(e_{aq}) + g(H_1) + g(O_2^{-1}) + g(HO_2^{-1})] - g(HO_1^{-1})$$

$$2 G(H_2O_2)_{formiate} = 2 g(H_2O_2) + [g(e_{aq}) + g(H_1) + g(O_2) + g(HO_2)] + g(HO_2)$$

$$G(HO^{\bullet}) = G(H_2O_2)_{Formiate} - G(H_2O_2)_{KBr}$$

Mesure par UV-Vis après réaction avec I⁻



$$t_{capture} = \frac{1}{k \times C}$$

Mesure du radical hydroxyle

Utilisation de sondes moléculaires

→ Reconstruction de cinétiques par des mesures statiques



Mesure du radical hydroxyle

Utilisation de sondes moléculaires

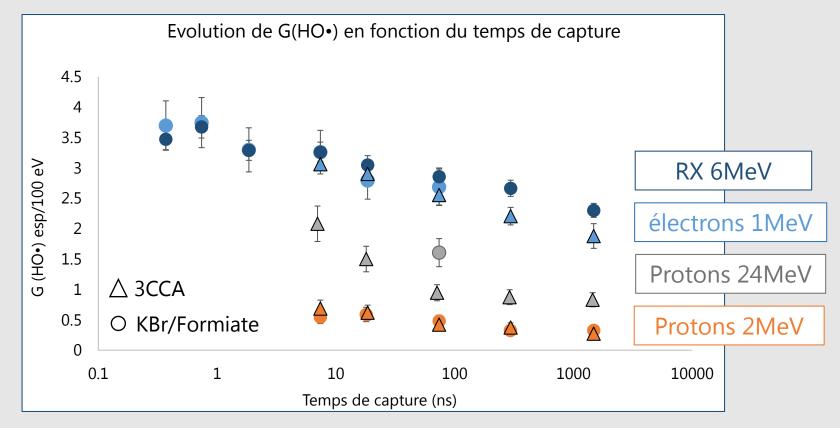
$$t_{capture} = \frac{1}{k \times C}$$

$$G = 100 \times \frac{N}{E}$$

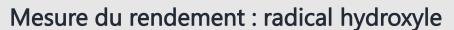
$$G(HO^{\circ})_{e-/RX} \neq G(HO^{\circ})_{H+}$$

TEL

→ Reconstruction de cinétiques par des mesures statiques



II/ La radiolyse de l'eau III/ IV/ V/



Mesure du radical hydroxyle

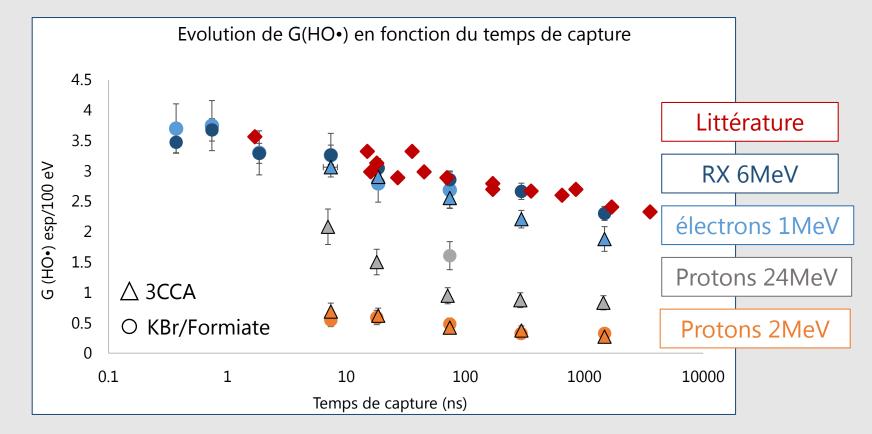
Utilisation de sondes moléculaires

$$t_{capture} = \frac{1}{k \times C}$$

$$G = 100 \times \frac{N}{E}$$

Accord avec la littérature

→ Reconstruction de cinétiques par des mesures statiques



Baldacchino, G et al; . Chemical Physics Letters **2009**, 468 (4-6), 275-279. Draganic Z. D. et al; .J. Phys. Chem. 1973, 77(6), 765-772.

Burns, W. G. et al; . J. Chem. Soc., Faraday Trans. 1 **1981**, 77(11), 2803–2813



Mesure du radical hydroxyle

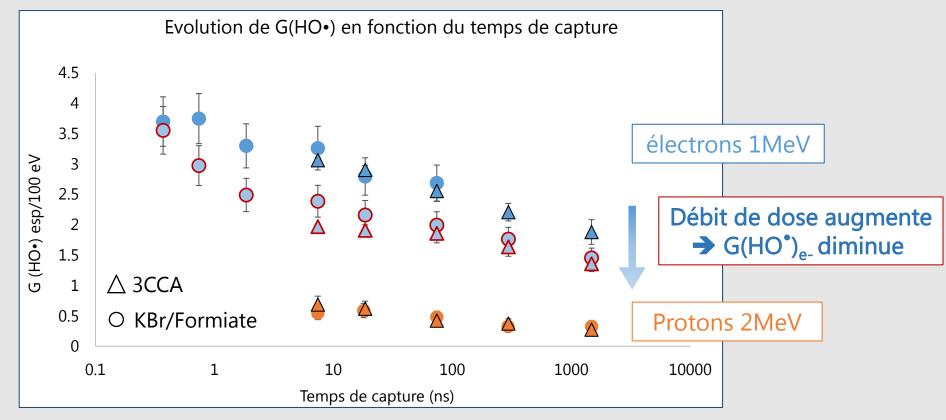
Utilisation de sondes moléculaires

$$t_{capture} = \frac{1}{k \times C}$$

$$G = 100 \times \frac{N}{F}$$

 $k \times 0$

→ Reconstruction de cinétiques par des mesures statiques

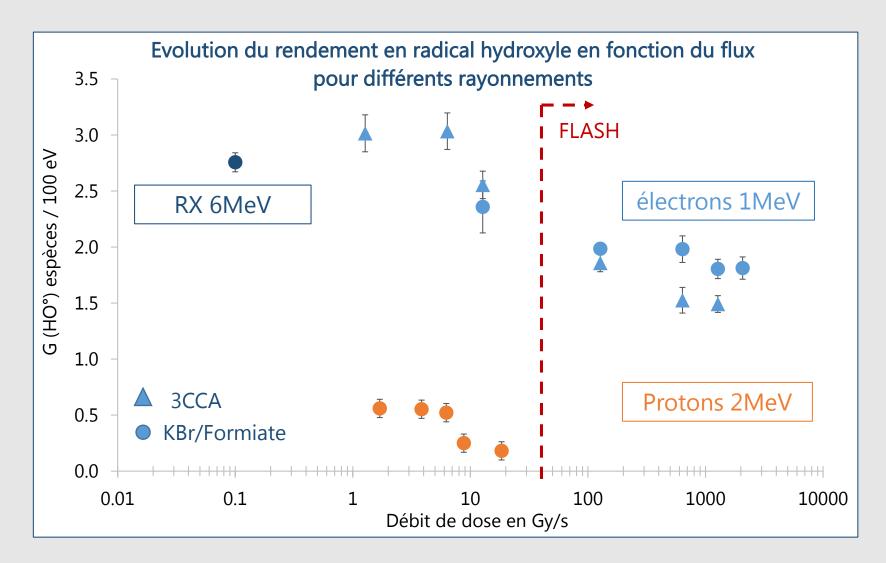




Mesure du rendement : radical hydroxyle – effet du débit de dose

$$t_{capture} = 74 \text{ ns}$$

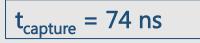
$$G = 100 \times \frac{N}{F}$$







Mesure du rendement : radical hydroxyle – effet du débit de dose



$$G = 100 \times \frac{N}{E}$$

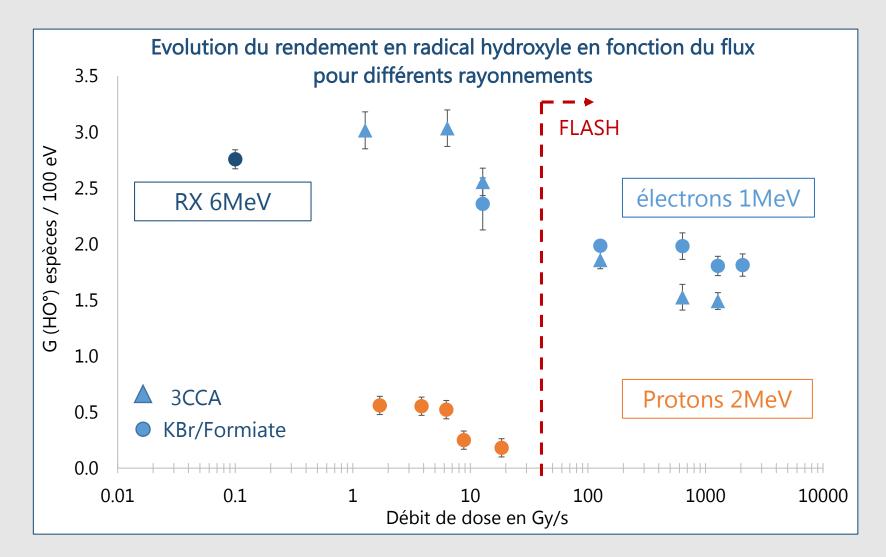
Plateau à faible débit de dose



Diminution de G(HO*)



Plateau à haut débit de dose ?

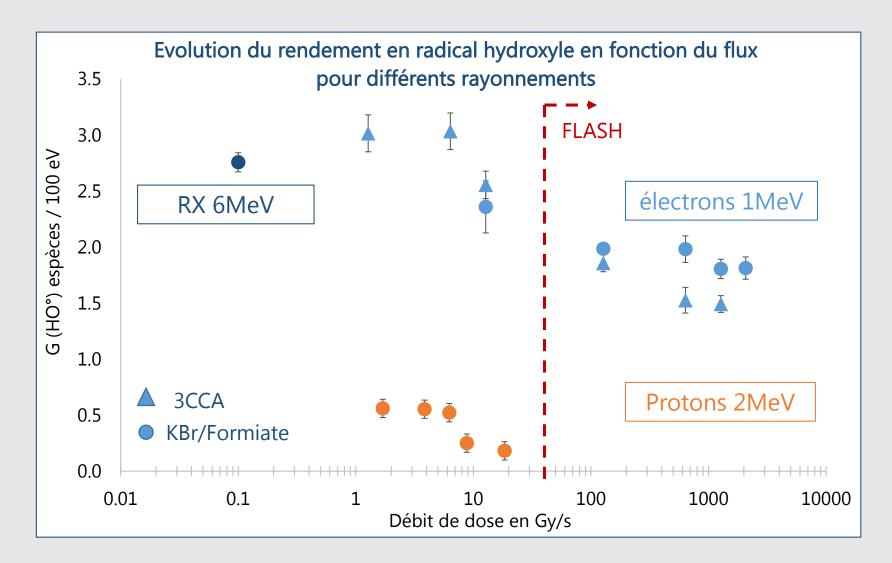




Mesure du rendement : radical hydroxyle – effet du débit de dose

→ Recombinaisons?

→ Action de e-aq?

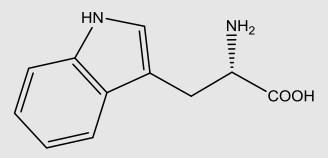




Deux acides aminés d'intérêt : Tryptophane et Méthionine

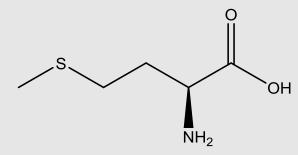
Cibles principales sur des protéines

Objectif : déterminer les **différences** (qualitatives et quantitatives) entre les différents rayonnements



Tryptophane

$$k_{HO} = 1.3 \times 10^{10} \,\mathrm{M}^{-1}.\mathrm{s}^{-1}$$



Méthionine

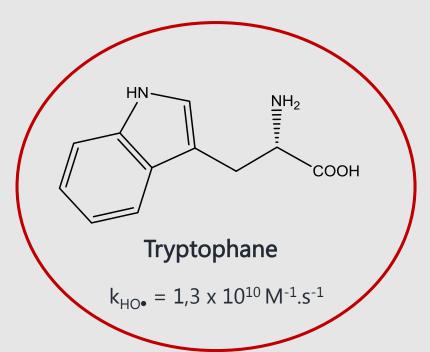
$$k_{HO} = 8.5 \times 10^9 \,\mathrm{M}^{-1}.\mathrm{s}^{-1}$$



Deux acides aminés d'intérêt : Tryptophane et Méthionine

Cibles principales sur des protéines

Objectif : déterminer les **différences** (qualitatives et quantitatives) entre les différents rayonnements

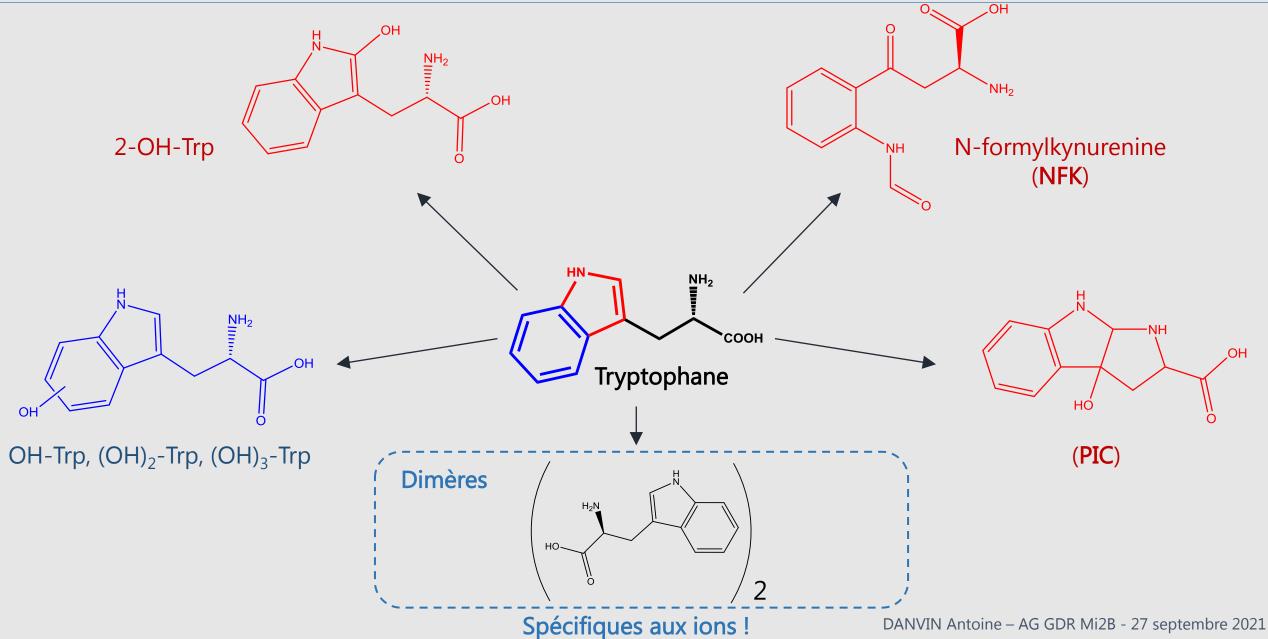














Contexte : étude de Phe dans un dipeptide

$$k_{HO^{\bullet}(Aspartame)} = 6,06 \times 10^9 \, M^{-1}.s^{-1}$$

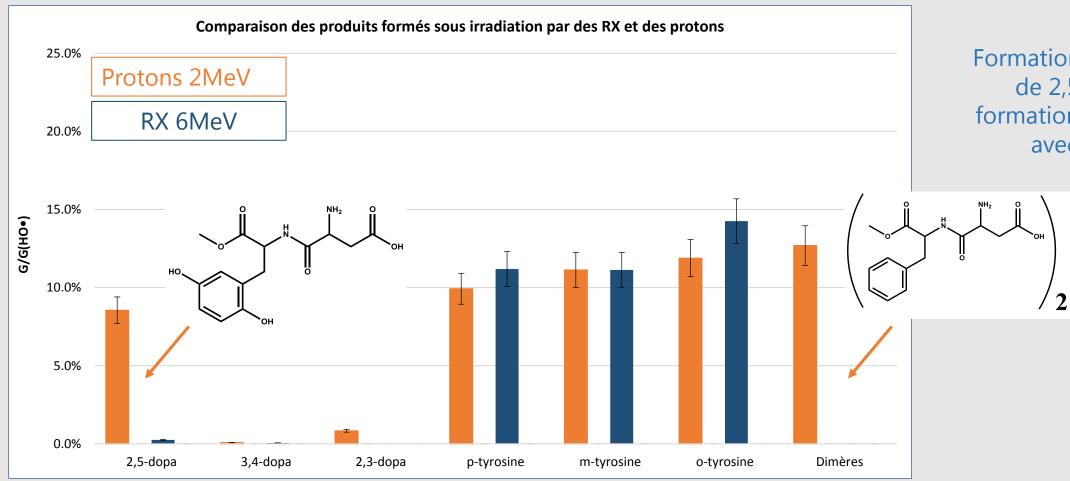


Contexte : étude de Phe dans un dipeptide

$$k_{HO^{\bullet}(Aspartame)} = 6.06 \times 10^9 \, M^{-1}.s^{-1}$$

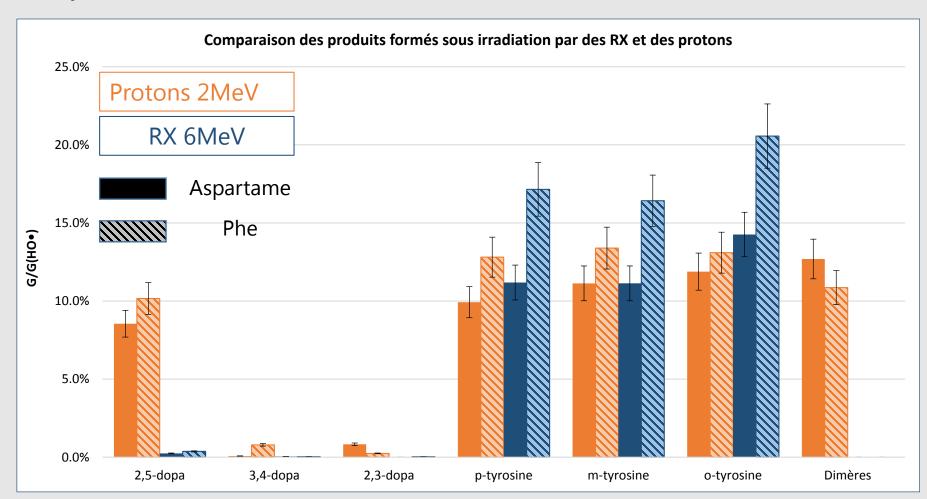
→ Modification de la radiolyse de Phe ?

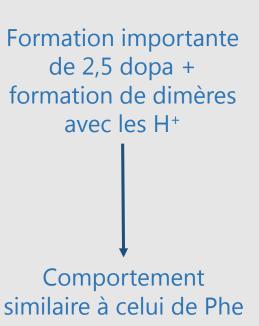


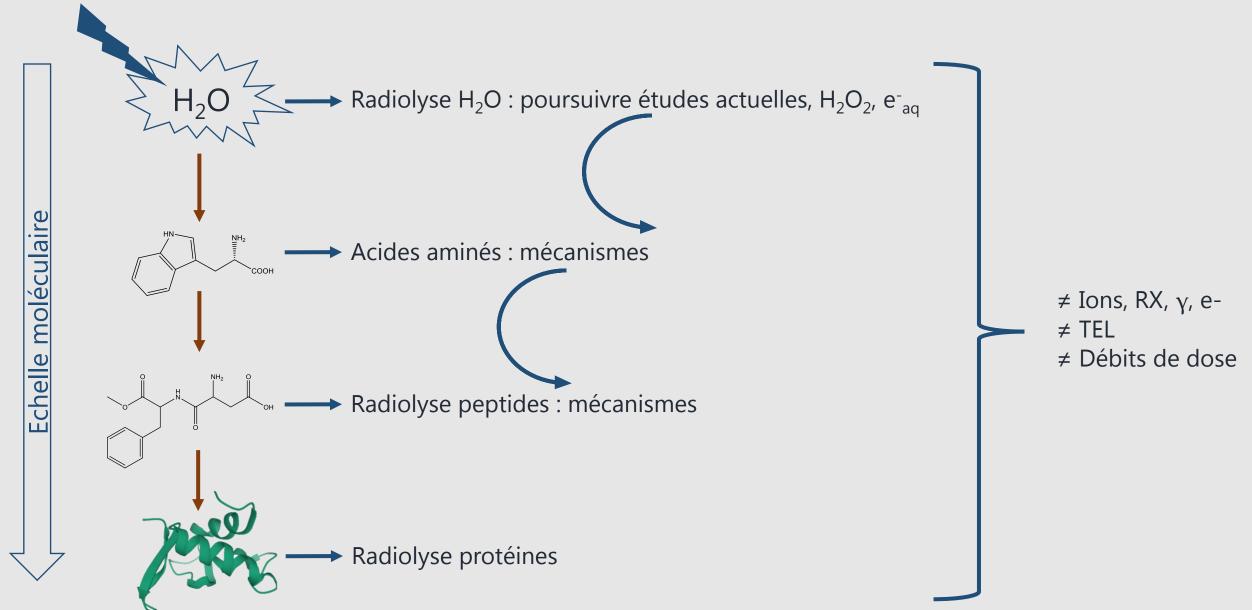


Formation importante de 2,5 dopa + formation de dimères avec les H⁺















Merci de votre attention CYRCé





I/ II/ III/ IV/ V/ Suppléments

Fonctionnement détaillé de la sonde KBr-Formiate

Formiate

$$HO^{\bullet} + HCOO^{-} \rightarrow H_{2}O + COO^{-}$$

$$COO^{-} + O_{2} \rightarrow O_{2}^{-} + CO_{2}$$

$$e^{-}_{aq} + O_{2} \rightarrow O_{2}^{-}$$

$$H^{\bullet} + O_{2} \rightarrow HO_{2}^{\bullet}$$

$$HO_{2}^{\bullet} \Leftrightarrow O_{2}^{-} + H^{+}$$

$$HO_{2}^{\bullet} + O_{2}^{-} + H_{2}O \rightarrow H_{2}O_{2} + O_{2} + HO^{-}$$

$$2 G(H_{2}O_{2})_{formiate} = 2 g(H_{2}O_{2}) + [g(e^{-}_{aq}) + g(H^{\bullet}) + g(O_{2}^{-}) + g(HO_{2}^{\bullet})] + g(HO^{\bullet})$$

$$\underline{KBr}$$

$$HO^{\bullet} + Br \rightarrow BrOH^{-\bullet}$$

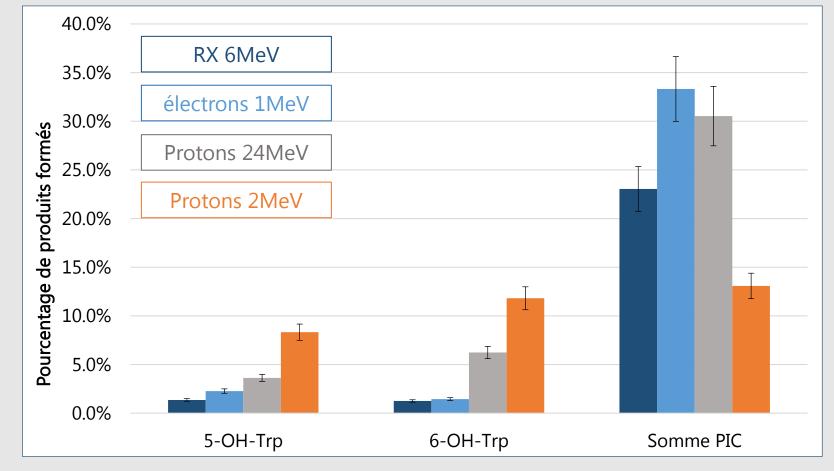
$$H_{2}O_{2} + BrOH^{-\bullet} \rightarrow O_{2}^{-\bullet} + Br^{-} + HO^{-}$$

$$2 G(H_{2}O_{2})_{KBr} = 2 g(H_{2}O_{2}) + [g(e^{-}_{aq}) + g(H^{\bullet}) + g(O_{2}^{-\bullet}) + g(HO_{2}^{\bullet})] - g(HO^{\bullet})$$

I/ II/ III/ IV/ V/ Suppléments

Le tryptophane

Comparaison des produits formés sous irradiation pour différents rayonnements ionisants



I/ II/ III/ IV/ V/ Suppléments

Le tryptophane

Réactions avec HO• semblent moins favoriser le cycle pyrole avec le TEL qui augmente

Comparaison des produits formés sous irradiation pour différents rayonnements ionisants

