

**DÉTERMINATION DE L'ACTIVITÉ PECTINELYASE DANS LES  
PRÉPARATIONS ENZYMATIQUES  
(activité PECTINELYASE)  
(EC 4.2.2.10. – CAS n° 9033-35-6)  
(OIV-Oeno 314-2009, OIV-Oeno 491-2012)**

**Spécifications générales**

Ces enzymes sont généralement présentes parmi d'autres activités au sein de complexes enzymatiques. Sauf indication contraire, les spécifications doivent être conformes à la résolution Oeno 365-2009 relative aux spécifications générales des préparations enzymatiques qui figure dans le Codex Œnologique International.

**1. Origine et application œnologique**

Référence est faite au paragraphe 5 « Sources d'enzymes et milieux de fermentation » de la monographie générale sur les préparations enzymatiques.

Les préparations enzymatiques contenant ces activités sont produites par fermentations directes de, par exemple, *Aspergillus niger*.

**2. Domaine d'application**

Référence est faite au Code International des Pratiques Œnologiques, Oeno 11/04 ; 12/04 ; 13/04 ; 14/04 et 15/04.

Ces activités enzymatiques sont utilisées pour favoriser la macération du raisin et l'extraction du jus de raisin, pour aider à la clarification des moûts et des vins, ainsi que pour améliorer leur filtrabilité.

**3. Principe**

Cette activité enzymatique se traduit par une dégradation des pectines hautement méthylées par  $\beta$ -élimination des acides galacturoniques méthylés. Il se crée ainsi un système de doubles liaisons conjuguées fortement délocalisées et absorbant dans l'ultra violet.

#### 4. Appareillage

- 4.1 agitateur magnétique
- 4.2 bain d'eau à 25°C
- 4.3 bain d'eau à 100°C
- 4.4 fiole jaugée de 1000 mL
  - 4.4.1 fiole jaugée de 100 mL
- 4.5 chronomètre
- 4.6 cuves de 1 cm de trajet optique en quartz, pour spectrophotomètre, pour mesure dans l'UV
- 4.7 pH mètre
- 4.8 seringues de précision 100 µL
  - 4.8.1 seringues de précision 1000 µL
- 4.9 spectrophotomètre
- 4.10 tubes de 15 mL
- 4.11 agitateur de type vortex
- 4.12 portoir métallique pour tubes de 15 mL
- 4.13 chambre à 4°C
- 4.14 coton cardé
- 4.15 papier Kraft

#### 5. Produits

- 5.1 Pectine d'agrumes de degré d'estérification 63-66% (Pectin from citrus peel, Fluka, Réf. 76280), à titre d'exemple.
- 5.2 Hydroxyde de sodium (NaOH, pur à 99% - PM = 40 g/mole)
- 5.3 Acide citrique (C<sub>6</sub>H<sub>8</sub>O<sub>7</sub>.H<sub>2</sub>O, pur à 99,5% - PM = 210,14 g/mole)
- 5.4 Dihydrogénophosphate de sodium (NaH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>.2H<sub>2</sub>O, pur à 99% - PM = 156,01 g/mole)
- 5.5 Pectinelyase d'*Aspergillus niger* purifiée (Sigma ; 30 U; 50-150 U/mg prot, réf : P7052), à titre d'exemple. Une unité, entraîne une variation d'absorbance à 235 nm de 1 par minute à 40 °C.
- 5.6 Eau distillée
- 5.7 Préparation enzymatique commerciale à analyser

#### 6. Solutions

##### 6.1 Solution d'Hydroxyde de sodium 1M

Introduire 40 g d'hydroxyde de sodium (5.2) dans une fiole jaugée de 1000mL (4.4) et compléter avec de l'eau distillée (5.6).

6.2 Tampon Mc Ilvaine (Devries *et al.*).

Il est constitué des solutions A et B.

6.2.1 Solution A : acide citrique à 100 mM : dissoudre 4,596 g d'acide citrique (5.3) dans 200 mL d'eau distillée (5.6)

6.2.2 Solution B : dihydrogénophosphate de sodium à 200 mM : dissoudre 6,25 g de dihydrogénophosphate de sodium (5.4) dans 200 mL d'eau distillée (5.6).

6.2.3 Préparation du tampon Mac Ilvaine

Mélanger 50% de solution A (6.2.1) + 50% de solution B (6.2.2) et ajuster le pH à 6 à l'aide de la solution d'hydroxyde de sodium (6.1).

La solution doit être conservée à 4°C (4.13). Vérifier le pH du tampon à l'aide d'un pH mètre (4.7)

6.3 Solution de Pectine d'agrumes à 1% (p/v)

Dissoudre 0,5 g de pectine (5.1) dans 50 mL de tampon Mc Ilvaine (6.2).

**7. Préparation de l'échantillon**

7.1 Solution enzymatique à 10 g/l

Placer 1g de préparation commerciale (5.7) dans une fiole jaugée de 100 mL (4.4.1), compléter avec de l'eau distillée (5.6), agiter (4.1) afin d'obtenir un mélange homogène.

7.2. Blanc dénaturé par chauffage

Placer 10 mL de la solution enzymatique à 10 g/l (7.1) dans un tube de 15 mL (4.10), boucher avec du coton cardé (4.14) recouvert de papier Kraft (4.15) et plonger le tube durant 5 minutes dans le bain d'eau à 100°C (4.3).

**8. Mode opératoire**

8.1 Réaction enzymatique : Les tubes sont réalisés en double au minimum.

Dans 5 tubes de 15 mL (4.10) numérotés de 1 à 5, placés dans un portoir (4.12) introduire

400 µL de Tampon Mc Ilvaine (6.2) à l'aide d'une seringue de précision 1000 µL (4.8.1)

100 µL de la solution enzymatique à 10 g/l (7.1) à l'aide d'une seringue de précision 100 µL (4.8)

500 µL de solution de pectine d'agrumes (6.3), enclencher le chronomètre (4.5)

Après agitation (4.11), les tubes bouchés avec du coton cardé (4.14) et du papier Kraft (4.15), sont placés dans le bain d'eau à 25°C (4.2) durant 1 mn pour le tube n°1  
durant 2 mn pour le tube n°2  
durant 5 mn pour le tube n°3  
durant 10 mn pour le tube n°4  
durant 15 mn pour le tube n°5

La réaction est stoppée par un réchauffement rapide (30 secondes max) en plaçant chacun des tubes numérotés de 1 à 5, dans le bain d'eau à 100°C (4.3) et en ajoutant des solutions concentrées acide ou basique comme réactif d'arrêt. Les tubes sont ensuite refroidis sous courant d'eau froide.

### 8.2 Dosage des substances libérées

Le milieu réactionnel (8.1) est dilué au dixième avec de l'eau distillée (5.6). La dilution est placée dans une cuve (4.6) de 1 cm de parcours optique. Mesurer aussitôt l'absorbance à 235 nm, à l'aide d'un spectrophotomètre (4.9).

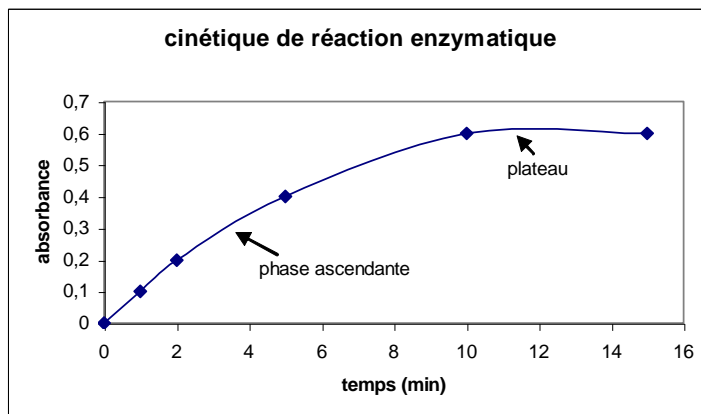
### 8.3 Blancs

Opérer comme décrit en 8.1 en remplaçant la solution enzymatique par le blanc dénaturé par chauffage (7.2).

## **9. Calculs**

### 9.1 Réalisation d'une cinétique

De manière générale, le calcul de l'activité enzymatique ne peut se faire que lorsque le substrat et l'enzyme ne sont pas en quantités limitantes. On se situe alors dans la phase ascendante de la représentation cinétique : l'activité enzymatique est linéaire dans le temps. Dans le cas contraire, l'activité serait sous estimée (Figure 1).



**Figure 1 : Cinétique de réaction enzymatique**

Une cinétique sur 15 minutes est réalisée. L'activité concernée est mesurée à T=1 min T=2 min, T=5 min, T=10 min T=15

Après avoir réalisé la cinétique de réaction enzymatique, établir la courbe de variation de l'absorbance en fonction du temps de réaction. L'absorbance correspond à la différence entre l'absorbance à un temps T de la préparation enzymatique et du blanc correspondant.

Puis calculer la pente (DO/T) de la droite de régression en ne prenant en compte que les points de la phase ascendante (voir figure 1).

### 9.2 Calcul de l'activité enzymatique

Le calcul de l'activité enzymatique de la pectinelyase s'effectue grâce au coefficient d'extinction molaire de la molécule formée ( $\epsilon = 5500 \text{ M}^{-1}\text{cm}^{-1}$ ). Ainsi la formule à appliquer est la suivante :

$$\text{Activité en U/g} = (\text{DO}_T/T) / (0.1/V) \times (1000/(5.5/C))$$

Avec  $\text{DO}_T$  : Valeur de l'absorbance au temps T (min)

V : quantité de solution enzymatique introduite (mL) : ici 0,1 mL

C : concentration de la solution enzymatique (g/l) : ici 10 g/l

Il est désormais possible d'exprimer d'activité enzyatique en nanokatals. Cette unité correspond aux nombres de nanomoles de produit formés

par seconde sous les conditions définies par les protocoles de détermination et par conséquence :

$$\text{Activité en nkat/g} = (\text{activité en U/g}) \times (1000/60)$$

**10. Caractéristiques de la méthode**

**r= 0.056**  
**R= 0.056**  
**Sr= 0.02**  
**S<sub>R</sub>= 0.02**

La répétabilité de la méthode est estimée par le biais de la moyenne des écarts-types des valeurs d'absorbance issus d'un même prélèvement de la préparation enzymatique, dosé 5 fois. Ainsi, pour le dosage de la pectine lyase la moyenne des écarts-types des valeurs est de 0,01 avec un pourcentage d'erreur de 4,66. Le % d'erreur correspondant à :

$$\frac{(\text{moyenne des écarts-types des valeurs} \times 100)}{\text{moyenne des valeurs des essais}}$$

Ainsi, la méthode de dosage telle que présentée est jugée répétable.

Les essais de reproductibilité ont été effectués à l'aide de 2 préparations enzymatiques et 5 prises d'échantillons pour chacune.

Il a été utilisé 2 tests qui ont permis de déterminer la bonne reproductibilité de la méthode :

- l'analyse de variance (étude de la probabilité d'apparition d'écarts entre les prises d'échantillons). L'analyse de variance est une méthode statistique qui permet de tester l'hypothèse d'homogénéité d'un ensemble de k moyennes. Réaliser l'analyse de variance consiste à rechercher si l'effet « traitement » est « significatif ou non »
- la puissance de l'essai au risque  $\alpha$  de première espèce (5%) – Le risque  $\alpha$  de première espèce est le risque de décider que des traitements effectivement identiques sont différents.
- Si la puissance est faible ( $\cong$  20%), cela veut dire qu'aucune différence n'a été décelée entre les traitements, mais il existe peu de chance de voir une différence s'il en existait une réellement.

- Si la puissance est élevée ( $\cong 80\%$ ), cela veut dire qu'aucune différence n'a été décelée entre les traitements, mais, s'il en existe une, nous avons les moyens de la voir.

Les résultats sont donnés au tableau 1.

<b>Dosages</b>	<b>Hypothèses de l'analyse de variance</b>	<b>Probabilité</b>	<b>Puissance de l'essai (<math>\alpha = 5\%</math>)</b>	<b>Test Newman-Keuls (*)</b>	<b>Test Bonferroni (**)</b>
PL	Respectées	0,00725	87%	Significatif	Significatif

Tableau 1 : Analyse de variance – étude de l'effet prise d'échantillon

\* Test Newmann-Keuls : ce test de comparaison de moyennes permet de constituer des groupes homogènes de traitements : ceux appartenant à un même groupe sont considérés comme non différents au risque  $\alpha$  de première espèce choisi

\*\* Test de Bonferroni : aussi appelé « test du t corrigé », le test de Bonferroni permet de réaliser toutes les comparaisons 2 à 2 de moyenne, c'est à dire,  $(t(t-1))/2$  comparaisons avant traitements, en respectant le risque  $\alpha$  de première espèce choisi.

Ainsi, les essais mis en place permettent de voir une différence s'il en existe une réellement (puissance de l'essai forte), de plus la méthode de dosage présente une probabilité d'apparition d'écart d'activité (entre prises d'échantillons) inférieure à 5%.

## **11. Références Bibliographiques**

DE VRIES J.A., F. M. ROMBOUTS F.M., VORAGEN A.G.J., PILNIK W.  
**Enzymatic degradation of apple pectins.** Carbohydrate Polymers, 2, 1982, 25-33.