

Introduction

Les poissons peuvent être infestés par de nombreux parasites incluant les protozoaires, les trématodes, les nématodes et les cestodes *Contracaecum*, *Hysterothylacium* et *Pseudoterranova*. Les larves de deux espèces de la famille des nématodes *Anisakidae*. Ces parasites constituent un danger pour la santé publique. En effet, Ils peuvent entraîner des pathologies digestives (anisakidose) et allergiques chez l'Homme. Le nombre de cas d'anisakidose pourrait augmenter de façon significative au cours des prochaines années suite à la consommation accrue de produits marinés ou crus, au non-respect de la réglementation européenne et au manque de perception du risque (pas de congélation du produit avant consommation cru) par le consommateur. Par conséquent et afin de maîtriser le risque lié à la présence de ces parasites, les réglementations européennes (CE 852/2004, CE 853/2004, CE 854/2004, CE 2074/2005, CE 1276/2011) imposent : 1) la nécessité d'un contrôle visuel: les produits manifestement parasités ne doivent pas être mis sur le marché; 2) une congélation assainissante obligatoire (-20 °C pendant 24h ou -35 °C pendant 15h en tous points du produit) pour les produits devant être consommés crus ou pratiquement crus et pour les produits devant subir un traitement de fumage à froid ($T < 60\text{ °C}$) et pour les produits marinés et/ou salés si le traitement est insuffisant pour tuer les parasites viables.

[Réf5] [Ré6]

1 Les méthodes non-destructrices de détection des parasites dans les filets de poissons :

1.1 La méthode du mirage :

1.2 la méthode du mirage au laser:

1.3 la méthode des rayons X :

1.4 La méthode du microscope au scanner acoustique :

2 Les méthodes destructrices de détection des parasites dans les filets de poissons :

2.1 La méthode des rayons UV :

2.2 La méthode de la digestion pepsique:

Contents

Introduction	1
1 Les méthodes non-destructrices de détection des parasites dans les filets de poissons :	1

1.1	La méthode du mirage :	1
1.2	la méthode du mirage au laser:	1
1.3	la méthode des rayons X :	1
1.4	La méthode du microscope au scanner acoustique :	1
2	Les méthode destructrices de détection des parasites dans les filets de poissons :	1
2.1	La méthode des rayons UV :	1
2.2	La méthode de la digestion pepsique:	1
3	Les méthode non-destructrices de détection des parasites dans les filets de poissons :	2
3.1	La méthode du mirage :	2
3.2	la méthode du mirage au laser:	2
3.3	la méthode des rayons X :	2
3.4	La méthode du microscope au scanner acoustique :	2
4	Les méthode destructrices de détection des parasites dans les filets de poissons :	3
4.1	La méthode des rayons UV :	3
4.2	La méthode de la digestion pepsique:	5

3 Les méthode non-destructrices de détection des parasites dans les filets de poissons :

3.1 La méthode du mirage :

La méthode utilisé dans la majorité des cas pour déterminer la présence de parasite est le mirage qui implique l'inspection de chaque filet à travers une surface illuminée translucide. Cette méthode est limitée parce qu'elle ne peut pas détecter les parasites enkystés à une profondeur supérieure à 6 mm dans le muscle du poisson. Egalement, elle demeure très fatigante pour l'oeil de l'opérateur. mais son avantage reste le coût du moment qu'elle ne nécessite la mise en place d'un dispositif quelconque.

3.2 la méthode du mirage au laser:

De nombreuses alternatives ont été tentées pour détecter les parasites dans les filets essentiellement par exemple le mirage au laser,

3.3 la méthode des rayons X :

les rayons X,

3.4 La méthode du microscope au scanner acoustique :

le microscope au scanner acoustique (SLAM).

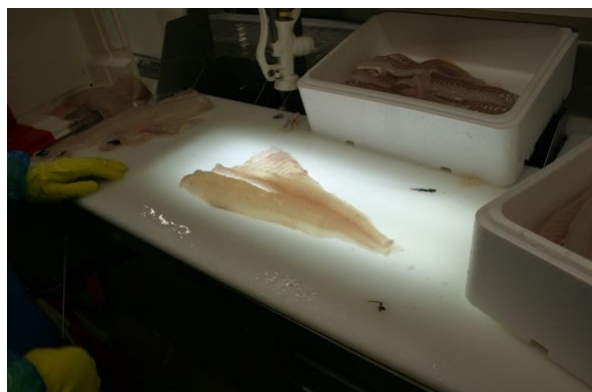


Figure 1: Détection des larves d'Anisakidés en industrie sur table de mirage classique. [Réf 7]

4 Les méthodes destructrices de détection des parasites dans les filets de poissons :

4.1 La méthode des rayons UV :

La méthode utilisant les rayons UV pour la détection des parasites dans les poissons était l'objet de plusieurs expériences.

D'abord il convient de mettre en exergue les résultats d'une étude, sur laquelle se base le présent chapitre, faite par le laboratoire UK National Reference Laboratory sous le thème « Detection of Anisakidae larvae in fish fillets using ultraviolet transillumination (UVT) ».

En effet, les échantillons de poissons utilisés durant l'expérience peuvent être reçus sous forme de poisson entier ou sous forme de filets ou de tissus pré-préparés. Après les échantillons sont numérotés et ceux qui n'ont pas été traités sont immédiatement conservés dans un réfrigérateur pour un maximum de 48 heures. Durant l'expérience, les filets sont traités sur une table UV transilluminateur et examinés en utilisant la lumière UV.

Les larves d'Anisakidae sont fluorescentes sous forme de taches blanches ou de vers individuels (Comme montré dans l'image N.). Les larves peuvent être, ainsi, enlevées par les ouvriers.

Il est à préciser que les rayons sont dommageables pour les yeux d'où la nécessité d'assurer la protection appropriée et prendre les mesures et précautions adéquates. [Réf 3]



Figure 2: Anisakis encapsulé dans un filet de poisson, sous illumination avec une source de lumière ultraviolette. Les parasites individuels apparaissent sous forme d'inclusions lumineuses / fluorescentes dans la chair (image de Wootten et Bron, 2008). [Réf 2]

Par ailleurs, une autre étude a été effectuée par Karl, H. Leinemann, en 1993 et publiée sous le thème « fast and quantitative detection method for nematodes in fish fillets and fishery products » vise à trouver une alternative pour la technique de mirage, et ce, afin d'améliorer le taux de détection des nématodes. En effet, L'efficacité de la technique de mirage est limitée par la faible pénétration de la lumière blanche dans le muscle du poisson.

Les résultats de cette étude montrent que le taux des parasites détectés sont compris entre 52% et 98%, selon l'échantillon utilisé du poisson.

Par ailleurs, une expérience faite par « Gaetano Vitale Celano, Antonello Paparella, Armida Fransvea, Claudia Balzaretta, and Giuseppe Celano » dont les résultats les conditions et les résultats sont détaillées dans cette partie.[réf5]

En effet, l'expérience a été effectuée sur 23 échantillons de poissons appartenant à sept espèces différentes qui sont illustrés dans le tableau de la figure N

Espèce	Nombre Total	Rayons UV			
		Nombre total de larves	Cavité coelomique	Muscle hypoaxial	Muscle épaial
Engraulis encrasicolus	95	11	6	2	3
Sardinapilchardus	106	14	9	3	2
Trigla lucerna	54	27	22	5	-
Molelongata	96	49	39	11	-
Trachurus trachurus	103	243	275	18	-
Scomber scomber	207	462	358	85	19
Merluccius merlu	262	937	465	378	74

Figure 3: Répartition des larves d'anisakidae dans différentes régions anatomiques de sept espèces de poissons). [Réf 2]

P our la transillumination UV a été effectuée comme suit:

- solution saline (1: 5 w / v) à 30 ° C a été ajouté à des chantillons de poisson, qui ont ensuite été homogénéisés dans un stomacher pendant 1 à 2 minutes.
- l'homogénat a été pressé à couche mince de 5 mm et examiné sous lumière UV à 366 nm dans une pièce sombre. Dans de telles conditions de fonctionnement, les larves restent intactes.

Les résultat obtenus grâce à ces deux méthodes : l'observation directe et la transillumination UV sont consignés dans le tableau ci-dessous.

I 'analyse des résultats obtenus comme suit:

- En Transillumination UV, les larves d'une taille de 1 à 3 cm étaient fluorescents blanc pourrait être facilement différencié des fibres musculaires des poissons.
- Dans un grand nombre d'échantillons les nématodes se déplaçaient activement et étaient clairement visibles sous la transillumination UV.
- Le tableau montre la répartition des échantillons positifs dans la différente région anatomique des sept espèces de poissons, analysé par la méthode UV. Les données suggèrent que le degré d'infestation de la cavité coelomique n'est pas en corrélation avec le degré d'infestation et localisation dans le muscle, mais peut être liée à des espèces de poissons. Dans cette étude, la récupération des tissus musculaires nettement plus élevé dans les échantillons analysés par transillumination UV. La même méthode peut également être utilisée pour distinguer les larves viables des larves mortes en colorant les larves avec plusieurs colorants ou en ajoutant du chlorure de tétrazolium .

4.2 La méthode de la digestion pepsique: