

NOTES

ABBREVIATIONS DES NOMS DES ESPÈCES

OC	Omble chevalier (<i>Salvelinus alpinus</i>)
OA	Omble arctique (<i>Thymallus arcticus</i>)
SA	Saumon atlantique (<i>Salmo salar</i>)
OF	Omble de fontaine (<i>Salvelinus fontinalis</i>)
TB	Truite brune (<i>Salmo trutta</i>)
SK	Saumon kéta (<i>Oncorhynchus keta</i>)
SC	Saumon coho (<i>Oncorhynchus kisutch</i>)
SQ	Saumon quinnat (chinook) (<i>Oncorhynchus tshawytscha</i>)
TF	Truite fardee (<i>Oncorhynchus clarki</i>)
DV	Dolly Varden (<i>Salvelinus malma</i>)
STH	Saumon ou truite hybride (préciser le croisement)
K	Kokani (<i>Oncorhynchus nerka</i>)
TOU	Touladi (<i>Salvelinus namaycush</i>)
AS	Autre salmonidé (Inconnu, <i>Plecoglossus</i> , <i>Hucho</i> , <i>Brachymystax</i> , etc. – préciser : _____)
SRS	Saumon rose (<i>Oncorhynchus gorbuscha</i>)
TAC	Truite arc-en-ciel (<i>Oncorhynchus mykiss</i>)
SRG	Saumon rouge (<i>Oncorhynchus nerka</i>)
SAC	Saumon arc-en-ciel (<i>Oncorhynchus mykiss</i>)
CO	Corégonidé (<i>Coregonus</i> , <i>Prosopium</i> , etc.) préciser le genre et l'espèce : _____)
*/T	abréviation de l'espèce/transgénique

On calcule l'âge à partir de l'écllosion. Pour les lots de poissons de moins d'un an, on indique l'âge en chiffres arabes suivis de « mois »; pour les poissons de plus d'un an, on indique l'âge en chiffres arabes suivis de « an » ou « ans ».

Les constatations sont rapportées en colonnes de haut en bas pour chaque lot, comme suit : case 1 - nombre de poissons examinés; case 2 - méthodes employées; case 3 - résultats (négatifs ou prévalence de l'infection plus test de confirmation).

ABBREVIATIONS DES NOMS DES AGENTS PATHOGÈNES

VNPI	Virus de la nécrose pancréatique infectieuse
VNHI	Virus de la nécrose hépatoprotéique infectieuse
VSHV	Virus de la septicémie hémorragique virale
VHSM	Virus de l'hépatite virale du saumon <i>masou</i>
ISAV	Virus de l'anémie infectieuse du saumon

As	<i>Aeromonas salmonicida</i>	
Yr	<i>Yersinia ruckeri</i>	C = mortalités
Rs	<i>Renibacterium salmoninarum</i>	
Me	<i>Myxobolus cerebralis</i>	
Cs	<i>Ceratomyxa shasta</i>	

Prévalence de l'infection

p = porteurs
i = infection clinique
e = épizootie

MÉTHODES DIAGNOSTIQUES

VIRUS - méthodes codées comme suit :

Première lettre = méthode d'échantillonnage

A = homogénats d'alevins entiers
B = homogénats de l'ensemble des viscères
C = rein/rate
D = liquides reproducteurs
E = rein/rate/caecum/pyloriques/lamelles branchiales
F = rein/rate/encéphale
G = autres

Chiffres = lignées cellulaires continues utilisées

1 = RTG-2 (gonade de truite arc-en-ciel)
2 = CHSE-214 (embryon de saumon quinnat)
3 = FHM (mené fête-de-boule)
4 = EPC (Epithelioma papillosum cyprinii)
5 = BF2 (nageoire de crapet arlequin)
6 = SHK-1 (rein de saumon)
7 = autres lignées cellulaires

Dernière lettre = regroupement des échantillons

A = poissons pris individuellement
B = groupes de cinq poissons
C = autre : _____

BACTÉRIES – méthodes codées comme suit :

Lettre = état de santé des poissons échantillonnés
A = vivants, pris au hasard
B = moribonds

2

C = morts
Chiffre = tissu échantillonné

1 = rein
2 = lésion
3 = branche
4 = autre: _____

Dernière lettre = technique employée pour:

Isolément primaire

A = milieu de culture standard TSA
B = milieu de gélose Cytophaga
C = milieu de Shieh
D = autre: _____

Diagnostic de présomption
E = inspection visuelle seulement (Rs)
F = coloration de Gram, frotis de rein (Rs)
G = épreuve biochimique/physique standard
H = autre: _____

PROTOZOAIRES - méthodes codées comme suit:

A = digestion
B = centrifugeuse à plancton
C = examen de frotis coloré
D = inspection visuelle seulement (Cs)

TESTS DE CONFIRMATION POUR LES VIRUS, LES BACTÉRIES ET LES PARASITES

H = séroneutralisation
I = immunofluorescence
J = agglutination (lampe, tube, Microwell)
K = ELISA
L = profil biochimique
M = PCR
N = autre: _____