



## NOTES

### ABRÉVIATIONS DES NOMS DES ESPÈCES

OC	Ombre chevalier ( <i>Salvelinus alpinus</i> )
OA	Ombre arctique ( <i>Thymallus arcticus</i> )
SA	Saumon atlantique ( <i>Salmo salar</i> )
OF	Ombre 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 fardée ( <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'éclosion. Pour les lots de poissons de moins d'un an, indiquer l'âge en chiffres arabes suivis de « mois »; pour les poissons de plus d'un an, indiquer 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 utilisé).

### ABRÉVIATIONS DES NOMS DES AGENTS PATHOGÈNES

VNPI	Virus de la nécrose pancréatique infectieuse
VNHI	Virus de la nécrose hématopoïétique infectieuse
VSHV	Virus de la septicémie hémorragique virale
VHSM	Virus de l'herpès-virose du saumon masou

VAIS	Virus de l'anémie infectieuse du saumon
AARF	Autre agent de réplication filtrable
As	<i>Aeromonas salmonicida</i> Yr <i>Yersinia ruckeri</i>
Rs	<i>Renibacterium salmoninarum</i>
Mc	<i>Myxobolus cerebralis</i>
Cs	<i>Ceratomyxa shasta</i>

### A. 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/caecums 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 tête-de-boule)  
 4 = EPC (*Epithelioma papillosum cyprini*)  
 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  
 C = morts

Chiffre = tissu échantillonné

1 = rein  
 2 = lésion  
 3 = branchie  
 4 = autre : \_\_\_\_\_

Dernière lettre = technique employée pour :

Isolement 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, frottis de rein (Rs)  
 G = épreuve biochimique/physique standard  
 H = autre : \_\_\_\_\_

**PROTOZOAIRES** : méthodes codées comme suit:

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

### B. TESTS DE CONFIRMATION POUR LES VIRUS, LES BACTÉRIES ET LES PARASITES

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