

Effets de la température, du pH et du rayonnement solaire sur la survie de différentes bactéries d'intérêt sanitaire dans une eau usée épurée par lagunage

Effets de la température, du pH et du rayonnement solaire sur la survie de différentes bactéries d'intérêt sanitaire dans une eau usée épurée par lagunage

N. Mezrioui et B. Baleux

Volume 5, numéro 4, 1992

URI : <https://id.erudit.org/iderudit/705148ar>

DOI : <https://doi.org/10.7202/705148ar>

[Aller au sommaire du numéro](#)

Éditeur(s)

Université du Québec - INRS-Eau, Terre et Environnement (INRS-ETE)

ISSN

0992-7158 (imprimé)

1718-8598 (numérique)

[Découvrir la revue](#)

Citer cet article

Mezrioui, N. & Baleux, B. (1992). Effets de la température, du pH et du rayonnement solaire sur la survie de différentes bactéries d'intérêt sanitaire dans une eau usée épurée par lagunage. *Revue des sciences de l'eau / Journal of Water Science*, 5(4), 573–591. <https://doi.org/10.7202/705148ar>

Résumé de l'article

L'effet du pH (6,2, 7,2, 8,4, 9,6), de la température (4 °C, 12 °C, 23 °C) et du rayonnement solaire a été étudié expérimentalement sur les évolutions des abondances d'*Escherichia coli* 0126 : B16 et d'autres bactéries pathogènes d'intérêt sanitaire : *Salmonella typhimurium* et *Aeromonas hydrophila*. En eau usée épurée, les résultats obtenus montrent que la température et le rayonnement solaire sont parmi les facteurs responsables des variations des abondances de ces bactéries dans les milieux aquatiques. Les faibles valeurs de température (4 °C) favorisent la survie d'*E. coli* et de *S. typhimurium* et réduisent celle d'*A. hydrophila*. Les faibles valeurs de température (4 °C) augmentent non seulement la survie bactérienne d'*E. coli* et de *S. typhimurium* mais limitent les effets nocifs des pH alcalins (pH 9,6) sur la diminution des abondances de ces bactéries. Parmi les pH alcalins étudiés, le pH 9,6 entraîne la plus forte diminution du temps de survie vis-à-vis d'*E. coli*, de *A. hydrophila* et de *S. typhimurium*. A pH 9,6, les T_{90} obtenus à une température de 12 °C sont respectivement de 23, 20 et 33 heures. Le rayonnement solaire joue également un rôle important dans la réduction des abondances bactériennes et ce d'autant plus que le pH est élevé. Dans l'eau usée épurée par lagunage, ajustée à pH 9,6 et exposée au rayonnement solaire, les T_{90} d'*E. coli*, d'*A. hydrophila* et de *S. typhimurium* sont respectivement de 6, 4 et de 6 heures. L'effet combiné du pH et du rayonnement est beaucoup plus important sur la réduction des abondances bactériennes que si l'un des facteurs agit isolément.

Effets de la température, du pH et du rayonnement solaire sur la survie de différentes bactéries d'intérêt sanitaire dans une eau usée épurée par lagunage

Effects of temperature, pH and solar radiation on survival of sanitary interest bacteria, in waste water treated by purifying lagoon

N. MEZRIOUI¹, B. BALEUX²

Reçu le 6 décembre 1991, accepté pour publication le 3 juillet 1992*.

SUMMARY

The behaviour of coliforms especially *E. coli*, pathogenic bacteria (*Salmonella typhimurium*), and occasionally pathogenic bacteria (*Aeromonas hydrophila*) in different aquatic environments has often been studied, but rather from a medical than an environmental point of view. However, studies on the effect of various environmental factors such as temperature, pH and solar radiation on their evolution have seldom been carried out. Their action on pathogenic and occasional pathogenic bacteria remains fragmentary.

The aim of this survey is analyse the effect (in laboratory experiment) of certain environmental factors such as temperature, pH and solar radiation on the behaviour of *E. coli* O126:B16, *S. typhimurium* and *A. hydrophila*, in waste waters treated in a sewage treatment lagoon. The values of these tested factors are comparable to those which exist in aquatic environments at different seasons.

Experimentation has been realized in a variable and complex medium in this case water from the basin of lagoon, in order to study the varying effects of different factors on evolution of abundance bacteria. Hierarchization of effects of environmental factors or of certain of their associations has been proposed.

In order to study the action of the temperature and the combined action of temperature-pH on the bacterial evolution, four sterile 1 litre flasks were filled with 500 ml of waste water treated in lagoon. The pH of each flask was adjusted by acid (H_2SO_4) or alkaline (NaOH) solutions at 6.2 ; 7.2 ; 8.4 and 9.6. Each flask was seeded with a bacterial inoculum of each of the tested strains

1. Laboratoire de Microbiologie, Département de biologie, Université CADI AYYAD, Faculté des Sciences, Marrakech, Maroc.
2. Laboratoire d'Hydrobiologie URA/CNRS 1355, Université des Sciences et Techniques du Languedoc, 34095, Montpellier Cedex, France.

* Les commentaires seront reçus jusqu'au 15 juin 1993.

(*E. coli*, *A. hydrophila* and *S. typhimurium*). The temperature used for the incubation of the flasks corresponded to the different seasons : 4 °C, 12 °C and 23 °C. The temporal evolution of the abundance of each tested strain is followed up by the indirect counting on specific media : TTC and Tergitol Lactose Agar (Institut Pasteur Production) and incubation at 44.5 °C for 24 hours (*E. coli*), *Salmonella-Shigella* Agar (BioMérieux) and incubation at 37 °C for 24 hours (*S. typhimurium* 4,5 H 1,2 i), Pril-Xylose-Ampicilin agar (ROGOL *et al.*, 1979) and incubation at 37 °C for 48 hours (*A. hydrophila* ATCC 7966).

The action of the solar radiation and the combined action of solar radiation-pH on *E. coli*, *S. typhimurium* and *A. hydrophila* was carried out as follows :

i) 3 series of 2 glass crystallizers were filled with 500 ml of waste water treated in lagoon (height water : 55 mm). Three reactional mediums were thus prepared by adjusting the pH to 7.2 ; 8.4 and 9.6. Each pH corresponds to two crystallizers which were seeded with a bacterial inoculum of *E. coli* ; *S. typhimurium* and *A. hydrophila*. For each pH one of the crystallizers is placed in front of a window receiving plenty of solar radiation, the other being protected from all radiation by aluminium paper and used as control. The number of bacteria is verified by counting the colony forming units (c.f.u.) through a dilution-spreading technique on the same media as those used to estimate the action of temperature and pH on the survival of *E. coli*, *A. hydrophila* and *S. typhimurium*.

ii) In order to understand the night and day variations in the number of *E. coli* according to the solar radiation, another method was used. A standard *E. coli* inoculum is added to some water of the outflow of lagoon filtered on 0.45 µm (Millipore) and exposed to solar radiation. The temporal evolution of the number of *E. coli* is then followed by daily counts at 6:00 AM, at 2:00 PM and at 19:00 PM (GMT hour).

Comparison of the different results is made with T_{90} (the time needed to reduce the initial bacterial population by 90 %) and with an equality test of 2 regression coefficients (FRONTIER, 1981).

Obtained results show that temperature and solar radiation could be considered among factors responsible for the variable abundance of *E. coli*, *A. hydrophila* and *S. typhimurium*. At pH 6.2 ; 7.2 and 8.4 and after incubation at 23 °C, the survival time (T_{90}) of *E. coli* and *A. hydrophila* is almost the same ($T_{90} = 53$ h) and is anyway inferior to the one for *S. typhimurium* which survived nearly twice as long ($T_{90} = 100$ h). On the other hand, at pH 9.6 and with the same incubation temperature of 23 °C, the survival time of different tested bacteria is reduced. The T_{90} for *E. coli* is the same as the one for *A. hydrophila* ($T_{90} = 20$ h) and is 24 hours for *S. typhimurium* (table 1). It is almost 4,3 times lower than the one with pH 6.2 and 7.2.

The evolutions in number of the same bacteria with similar pH but at a temperature of 12 °C are shown in figure 2. Compared with results obtained at 23 °C, one notices that the survival of different tested bacteria is longer. The survival times for *E. coli* and *A. hydrophila* are almost the same ($T_{90} = 73$ h), but differ from the one for *S. typhimurium* ($T_{90} = 142$ h), a bacteria which always survives better than other bacteria under the same experimental conditions. Low temperatures (4 °C) increase the survival of *E. coli* and *Salmonella typhimurium* and reduce that of *Aeromonas hydrophila*. Not only do these low temperatures (4 °C) reduce survival of *E. coli* and *S. typhimurium* but they also reduce negative effects of alkaline pH (pH 9.6) which decreases the abundance of these bacteria. Among the alkaline pH values studied, pH 9.6 caused the highest reduction of the survival of *E. coli*, *A. hydrophila* and *S. typhimurium*.

We can conclude that at 4 °C the survival time of *A. hydrophila* significantly decreases in comparison with that of *E. coli* and *S. typhimurium*. At 12 and 23 °C, the survival time of *E. coli* and *A. hydrophila* is the same. *S. typhimurium*

survived better than both *E. coli* and *A. hydrophila*. Solar radiation is also considered an important factor in the decrease of bacterial abundance especially when the pH is alkaline. Under solar radiation and pH 9.6, the survival time of *E. coli*, *A. hydrophila* and *S. typhimurium* is respectively 6, 4 and 6 hours (table 2). The decline in the numbers of these bacteria in effluent lagoon samples was found to be significantly greater in the presence of both pH-temperature or pH-solar radiation than when each of these factors was acting independently.

In waste waters treated in lagoon and under sunlight, *E. coli* O126 : B16 undergoes a successive evolution (night growth phase-diurnal decrease phase : fig. 5). According to all count values, we can plot the regression straight line (log 10 bacteria = vs (time)) and estimate the death coefficient which is the slope of this regressional straight line. This model expresses the tendency of the linear decrease of *E. coli*. Predictions of this model are satisfactory for counting values corresponding to periods of 24 hours or their multiple. The decrease phase or stable night phase cannot be predicted by this model owing to the fact that it is linear and presents the negative slope.

Key words : lagoon system, temperature, pH, sunlight, survival, *E. coli*, pathogenic bacteria.

RÉSUMÉ

L'effet du pH (6.2, 7.2, 8.4, 9.6), de la température (4 °C, 12 °C, 23 °C) et du rayonnement solaire a été étudié expérimentalement sur les évolutions des abondances d'*Escherichia coli* O126 : B16 et d'autres bactéries pathogènes d'intérêt sanitaire : *Salmonella typhimurium* et *Aeromonas hydrophila*. En eau usée épurée, les résultats obtenus montrent que la température et le rayonnement solaire sont parmi les facteurs responsables des variations des abondances de ces bactéries dans les milieux aquatiques. Les faibles valeurs de température (4 °C) favorisent la survie d'*E. coli* et de *S. typhimurium* et réduisent celle d'*A. hydrophila*. Les faibles valeurs de température (4 °C) augmentent non seulement la survie bactérienne d'*E. coli* et de *S. typhimurium* mais limitent les effets nocifs des pH alcalins (pH 9.6) sur la diminution des abondances de ces bactéries. Parmi les pH alcalins étudiés, le pH 9.6 entraîne la plus forte diminution du temps de survie vis-à-vis d'*E. coli*, de *A. hydrophila* et de *S. typhimurium*. A pH 9.6, les T_{90} obtenus à une température de 12 °C sont respectivement de 23, 20 et 33 heures. Le rayonnement solaire joue également un rôle important dans la réduction des abondances bactériennes et ce d'autant plus que le pH est élevé. Dans l'eau usée épurée par lagunage, ajustée à pH 9.6 et exposée au rayonnement solaire, les T_{90} d'*E. coli*, d'*A. hydrophila* et de *S. typhimurium* sont respectivement de 6, 4 et de 6 heures. L'effet combiné du pH et du rayonnement est beaucoup plus important sur la réduction des abondances bactériennes que si l'un des facteurs agit isolément.

Mots clés : lagunage, température, pH, rayonnement solaire, survie, *E. coli*, pathogènes.

1 - INTRODUCTION

Le comportement des bactéries témoins de contamination fécale, des bactéries pathogènes (*Salmonella typhimurium*) et pathogènes opportunistes (*Aeromonas hydrophila*) dans les différents milieux aquatiques, a fait déjà

l'objet d'études mais davantage dans une approche sanitaire qu'environnementale (MITCHEL et STARZYK, 1975). Cependant les études de leur survie en relation avec les effets de différents facteurs environnementaux tels que la température, le pH et le rayonnement solaire sont peu nombreuses. La température est l'un des paramètres faisant partie des modèles explicatifs des évolutions des abondances bactériennes (DAVEY, 1989). L'effet de la température sur *E. coli* a été étudié expérimentalement par Mc FETERS et STUART (1972) dans l'eau douce d'une rivière. Ces auteurs ont noté une relation inverse entre l'abondance de cette bactérie et l'augmentation de la température, surtout dans la gamme comprise entre 5 et 30 °C. La survie d'*E. coli* dans l'eau de mer est d'autant plus longue que la température est faible (VASCONCELOS et SWARTZ, 1976). En ce qui concerne l'effet de la température sur la survie bactérienne en milieu marin, GRAHAM et SIEBURT (1973) ont remarqué qu'une augmentation de la température de 15 à 25 °C, sans ajout de substances nutritives, permet une décroissance de *S. typhimurium* et d'*E. coli*. Quant à *A. hydrophila* ROUF et RIGNEY (1971) ont montré qu'en milieu de culture liquide cette bactérie peut se développer dans un large éventail de température (0 à 55 °C) avec un optimum situé entre 15 et 20 °C.

L'action du rayonnement solaire sur la disparition bactérienne a été décrite depuis longtemps. Les effets du rayonnement solaire sur les coliformes fécaux notamment *E. coli* ont fait l'objet de nombreuses études (CHAMBERLIN et MITCHELL, 1978 ; FUJIOKA *et al.*, 1981 et GAMESON et GOULD, 1985). MARTIN *et al.* (1985) ont montré l'importance du rayonnement solaire dans la disparition des coliformes dans l'eau de mer sous les effets non seulement des UV mais aussi des rayonnements en lumière visible. Selon MOELLER et CALKINS (1980), TROUSSELLIER *et al.* (1986), le rayonnement solaire joue également un rôle important dans la disparition des bactéries de contamination fécale au cours de l'épuration des eaux usées par lagunage. Toutefois les études portant sur l'action du rayonnement solaire sur les bactéries pathogènes ou pathogènes opportunistes restent fragmentaires.

Le but de cette étude expérimentale est d'analyser les effets de certains facteurs environnementaux tels que la température, le pH et le rayonnement solaire, sur le comportement d'une bactérie témoin de contamination fécale : *Escherichia coli*, d'une bactérie pathogène : *Salmonella typhimurium* et d'une bactérie pathogène opportuniste : *Aeromonas hydrophila* dans des eaux usées épurées par un système de traitement par lagunage. Les valeurs de ces différents facteurs testés sont comparables à celles qui existent dans les milieux aquatiques aux différentes saisons.

L'expérimentation a été réalisée en milieu complexe et variable en l'occurrence une eau de bassins de lagunage et de ce fait, seuls ont été pris en compte les effets des variations des différents facteurs environnementaux sur les évolutions des abondances des variables bactériennes. Une hiérarchisation des effets des facteurs environnementaux ou de certaines de leur associations est proposée.

2 - MATÉRIEL ET MÉTHODES

Le milieu réactionnel choisi est l'eau de l'effluent d'un lagunage, ouvrage épurateur des eaux usées de la commune de Mèze : latitude 43° nord et 3° sud : France (BALEUX et TROUSSELLIER, 1983 ; LEGENDRE *et al.*, 1984).

Souches bactériennes testées

Les souches étudiées sont *E. coli* O126:B16 (témoin de contamination fécale), *S. typhimurium* 4,5 H1, 2i (pathogène) et *A. hydrophila* ATCC 7966 (pathogène opportuniste). Pour chaque souche testée, une culture bactérienne confluyente sur milieu gélosé (Gélose Nutritive : BioMérieux) préalablement incubée pendant 18 heures à 37 °C, est mise en suspension dans de l'eau physiologique (9 ‰ NaCl). A partir de cette suspension mère, différentes dilutions sont effectuées dans de l'eau physiologique pour avoir un nombre suffisant de cellules avec lesquelles sontensemencés les différents milieux réactionnels étudiés.

Action du pH et de la température

Trois séries de 4 flacons (1 flacon par pH étudié) de capacité de 1 litre en verre borosilicaté contenant chacun 500 ml d'un même prélèvement d'eau usée épurée par lagunage et non stérilisée (eau telle quelle) sont ajustés à l'aide de solutions acide (H₂SO₄) ou alcaline (NaOH), à pH 6.2 ; 7.2 ; 8.4 et 9.6. Chacune des séries estensemencée à la fois avec une suspension d'*E. coli* O126: B16 (concentration finale dans chaque flacon est équivalente à 1.10⁴ u.f.c. ml⁻¹) avec *S. typhimurium* (concentration finale/flacon : 4.6.10³ u.f.c. ml⁻¹) et avec *A. hydrophila* (concentration finale/flacon : 2.10³ u.f.c. ml⁻¹). Chacune des souches bactériennesensemencées dans les 4 flacons aux différents pH sont incubées, à l'obscurité, à 3 températures différentes : 4 °C, 12 °C et 23 °C correspondant aux différentes températures moyennes saisonnières (hiver, printemps et automne, été) relevées dans les bassins de lagunage de Mèze. Les évolutions temporelles des abondances des souches bactériennes sont suivies avec un pas de temps de 24 heures pendant 7 jours par dénombrement indirect sur milieux de culture spécifiques par les techniques de dilutions-étalement et/ou filtration sur membrane sur milieux : gélose lactosée au TTC et Tergitol (Institut Pasteur Production) incubée à 44,5 °C pendant 24 heures (*E. coli*), gélose Salmonella-Shigella agar (bioMérieux) incubée à 37 °C pendant 24 heures (*S. typhimurium*), Pril-Xylose-Ampicilline agar (ROGOL *et al.* 1979), incubée à 37 °C pendant 48 heures (*A. hydrophila*).

Action du pH et du rayonnement solaire

Pour évaluer l'effet du rayonnement solaire ou l'effet combiné du rayonnement-pH sur la survie bactérienne, deux expériences ont été réalisées :

i) 3 séries de 2 cristallisoirs de verre de diamètre de 120 mm remplis chacun avec un volume de 500 ml (hauteur d'eau : 55 mm) d'un même prélèvement d'eau usée épurée par lagunage et non stérilisée, sont ajustés à pH 7.2 ; 8.4 et 9.6. A chacun des pH deux cristallisoirs sontensemencés avec

une suspension d'*E. coli* O126: B16 (concentration finale/cristallisoir : $3 \cdot 10^3$ u.f.c. ml⁻¹), avec une suspension de *S. typhimurium* (concentration finale/cristallisoir : $2,3 \cdot 10^3$ u.f.c. ml⁻¹), et avec une suspension d'*A. hydrophila* (concentration finale/cristallisoir : $4,5 \cdot 10^3$ u.f.c. ml⁻¹). Les deux cristallisoirs sont placés devant une fenêtre bien exposée aux radiations solaires (saison estivale). L'un est exposé au rayonnement solaire (jour-nuit), l'autre (témoin) est protégé de ce rayonnement par recouvrement total par du papier d'aluminium (Alupack colgate). Les évolutions des abondances bactériennes sont suivies avec un pas de temps de 24 heures pendant 5 jours par dénombrement des unités formant colonies par les mêmes techniques et sur les mêmes milieux de cultures sélectifs que ceux utilisés pour évaluer l'action de la température et du pH. Pendant cette période d'incubation (5 jours) à la température ambiante (20-23 °C), les variations du pH des milieux réactionnels restent faibles et ne dépassent pas 0,5 unité.

ii) En vue de vérifier si l'action du rayonnement solaire sur les abondances bactériennes variait ou non en fonction des cycles diurnes et nocturnes, un suivi journalier de ces abondances a été réalisé sur une souche d'*E. coli* en période estivale. Pour ce faire, deux cristallisoirs de verre de 120 mm de diamètre sont remplis avec 500 ml d'eau usée épurée par lagunage (pH 8.4) et stérilisée par filtration sur membrane (0,45 µm Millipore) pour éliminer l'effet des autres paramètres tels que la compétition bactérienne et la prédation. Chacun estensemencé avec une suspension d'*E. coli* (concentration finale/cristallisoir : $1 \cdot 10^4$ u.f.c. ml⁻¹). L'un est exposé au rayonnement solaire en le plaçant devant une fenêtre bien exposée aux radiations solaires, l'autre est protégé des effets de ce rayonnement par un écran (papier aluminium). Les températures de l'eau relevées au cours de cette période d'étude étaient en moyenne de 18 °C le matin et de 25 °C l'après midi. Les évolutions des abondances bactériennes sont suivies quotidiennement à 6 h, à 14 h et à 19 h (heures GMT) dans les deux cristallisoirs pendant 72 heures, par dénombrement bactérien (u.f.c.) sur milieu de culture sélectif (gélose Lactosée au TTC et Tergitol).

Les souches bactériennes éprouvées dans cette étude expérimentale sont des souches de collections de laboratoire ou isolées de tubes digestifs. Leur évolution d'abondance et leur survie sont-elles identiques, dans les milieux aquatiques tels que des bassins de stabilisation de lagunage, à celles de souches « sauvages » déjà adaptées à un milieu environnemental aquatique ? Pour répondre à cette question 4 cristallisoirs de verre de 120 mm de diamètre remplis chacun par 500 ml d'eau usée épurée par lagunage et stérilisée par filtration (porosité 0,45 µm Millipore) sontensemencés. Deux le sont avec une souche d'*E. coli* O126: B16 (concentration finale/cristallisoir : $1 \cdot 10^4$ u.f.c. ml⁻¹) les deux autres avec une souche d'*E. coli* sauvage (concentration finale/cristallisoir : $4,2 \cdot 10^3$ u.f.c. ml⁻¹). Cette souche sauvage a été isolée des eaux du lagunage de Mèze à partir des colonies décrites comme coliformes fécaux sur milieu sélectif (gélose TTC et Tergitol incubation 44,5 °C) et confirmées comme *E. coli* (urée : - ; indole : + ; gaz : + ; VP : -).

Deux cristallisoirs sont exposés au rayonnement solaire (quantité moyenne = 495 Joules cm⁻² Jour⁻¹), deux autres sont protégés du rayonnement par un écran (papier aluminium) et sont dénommés : non exposés.

Durant cette étude expérimentale, la quantité de rayonnement solaire reçu par cm^2 de surface de l'échantillon exposé est mesurée par un pyranomètre type CM5700596 incorporé à un millivoltmètre.

Test de comparaison des résultats

La comparaison des différents résultats obtenus au cours de toutes ces expériences est faite en faisant appel au T_{90} (temps nécessaire à la disparition de 90 % des effectifs de la population bactérienne initiale).

En assimilant la décroissance des bactéries à une cinétique du premier ordre on peut, à partir des points expérimentaux, déterminer une droite de régression : $\log(\text{bactéries}) = f(\text{temps})$, pour chaque expérience. Ainsi, on peut déterminer une pente représentant un coefficient d'abattement horaire (et aussi un T_{90}) pour chaque souche étudiée (BONNEFONT *et al.*, 1990).

Le test d'égalité de 2 coefficients de régression (FRONTIER, 1981) tenant compte des pentes des droites de régression ($X = \log$ Nombre de bactéries et $Y = \text{temps d'incubation}$) et des ordonnées à l'origine, permet de vérifier si deux droites comparées entre elles sont significativement différentes ou non à un seuil de probabilité donné.

3 - RÉSULTATS

pH – température

Les évolutions temporelles des abondances d'*E. coli*, d'*A. hydrophila* et de *S. typhimurium* dans l'eau usée épurée par lagunage telle quelle et incubée à la température de 23 °C et aux pH 6.2, 7.2, 8.4 et 9.6 sont variables (fig. 1). Aux pH 6.2, 7.2 et 8.4 les temps de survie d'*E. coli* et d'*A. hydrophila* sont peu différents ($T_{90} = 53$ heures, tableau 1) et sont toutefois inférieurs à celui de *S. typhimurium* qui survit presque deux fois plus ($T_{90} = 100\text{h}$). Par contre à pH 9.6 et sous la même température d'incubation (23 °C) la survie des différentes bactéries testées se trouve réduite. Le T_{90} d'*E. coli* et d'*A. hydrophila* est de 20 heures, celui de *S. typhimurium* est de 24 heures. Il est donc 4,3 fois inférieur à celui obtenu aux pH 6.2, 7.2 ou 8.4. Cette meilleure survie de *S. typhimurium* comparée à celle d'*E. coli* a été notée par HICKEY et HIRSHFIELD, 1990 qui considèrent que *Salmonella typhimurium* s'adapte mieux à pH 5 que *E. coli*.

Les évolutions des abondances des mêmes bactéries aux mêmes pH mais à une température de 12 °C sont illustrées sur la figure 2. Par comparaison avec les résultats obtenus à 23 °C, on remarque que la survie des différentes bactéries testées est plus longue aux pH 6.2, 7.2, 8.4 (tableau 1). Les courbes des évolutions des différentes bactéries présentent les mêmes allures et se caractérisent par une décroissance lente de leur abondance. Les temps de survie d'*E. coli* et d'*A. hydrophila* sont presque identiques ($T_{90} = 73\text{h}$) mais

différents de celui de *S. typhimurium* ($T_{90} = 142\text{h}$), bactérie qui survit toujours mieux que les autres bactéries dans les mêmes conditions expérimentales. A pH 9.6 et à 12 °C les courbes des évolutions des abondances indiquent une réduction du temps de survie des trois bactéries mais ces temps de survie sont cependant supérieurs à ceux obtenus à 23 °C (tableau 1). Ainsi à pH 9.6 la présence de *S. typhimurium* n'est plus détectable dans le milieu réactionnel maintenu à 23 °C au bout de 4 jours alors qu'à 12 °C il faut attendre 5 jours pour atteindre le même résultat.

Pour une température d'incubation de 4 °C et aux mêmes pH, la survie bactérienne est très différente par rapport à ce qui est observé aux températures 12 et 23 °C. A 4 °C et aux pH 6.2, 7.2 et 8.4 les courbes d'évolutions des abondances de *E. coli* et de *S. typhimurium* sont comparables et ne présentent pas de diminution (fig. 3). Par contre à pH 9.6, les abondances présentent une diminution notable mais cependant moins prononcée que celles observées aux températures de 12 °C et surtout de 23 °C (tableau 1).

Tableau 1 Temps de survie bactérienne (T_{90}) dans l'eau de sortie du lagunage à différents pH et à différentes températures d'incubation.

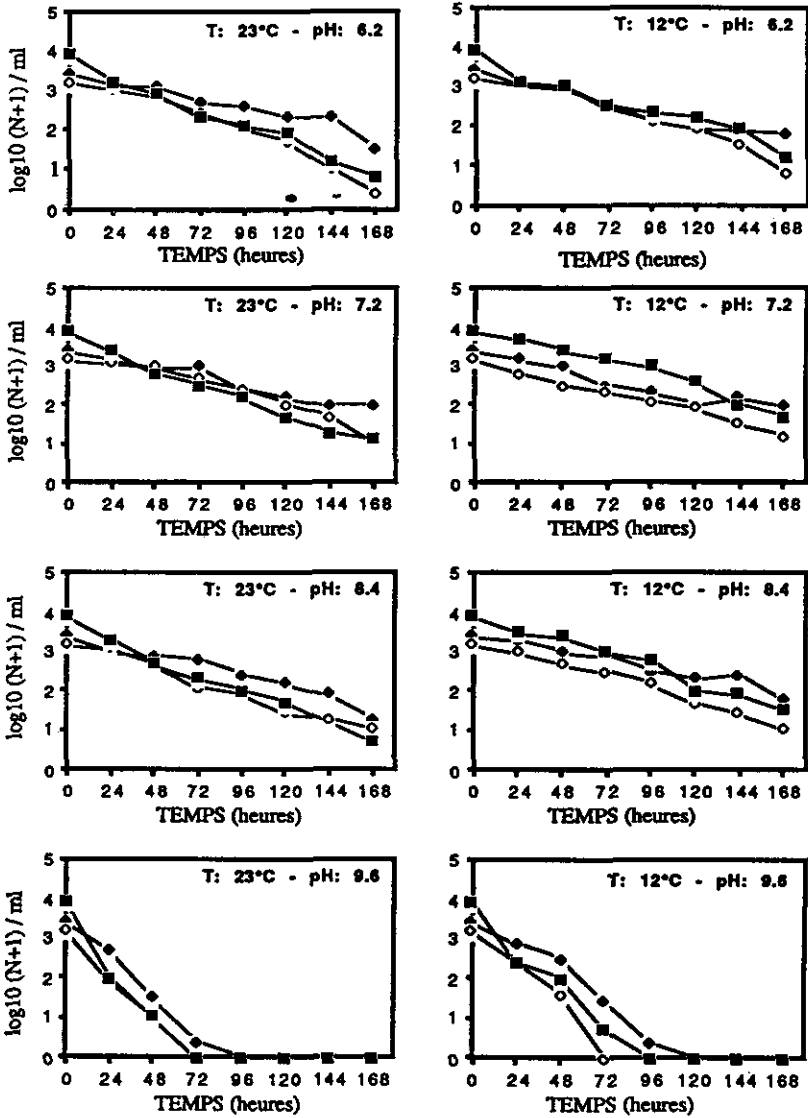
Table 1 Survival time (T_{90}) of bacteria in water from the outflow of the lagoon at different pH and at different temperature incubation.

	4 °C			12 °C		23 °C		
	pH: 6,2	pH: 7,2	pH: 8,4	pH: 9,6	pH: 7,2	pH: 9,6	pH: 7,2	pH: 9,6
<i>E. coli</i>	+	+	+	28	73	23	53	20
<i>A. hydrophila</i>	84	86	80	34	73	20	53	20
<i>S. typhimurium</i>	+	+	+	42	142	33	100	24

- + : les abondances bactériennes restent stables durant toute l'expérience, T_{90} non calculable. A 12 et à 23 °C, les T_{90} obtenus aux pH 6.2 et 8.4 sont presque identiques à ceux obtenus à pH 7.2.
- + : bacterial abundances remain stable in all experiments. T_{90} not calculable. At 12 and 23 °C, T_{90} at pH 6.2 and 8.4 are almost the very same to those obtained at pH 7.2.

Les évolutions des abondances de *A. hydrophila* à 4 °C et aux pH autres que 9.6, présentent une différence importante avec celles obtenues pour *E. coli* et *S. typhimurium*. A cette même température d'incubation il n'existe pratiquement pas de différence dans la survie d'*A. hydrophila* entre les pH 6.2, 7.2, et 8.4. Cependant la survie d'*A. hydrophila* à 4 °C et à pH 6.2, 7.2 et 8.4, comparée à celle obtenue aux températures de 12 et 23 °C est supérieure.

D'après cette première étude de l'effet du pH-température sur la survie bactérienne, on peut conclure qu'à faible température (4 °C), *A. hydrophila* subit une réduction du temps de survie beaucoup plus importante que celle observée chez *E. coli* et *S. typhimurium*. Pour des températures de 23 et 12 °C, la sensibilité d'*E. coli* et de *A. hydrophila* est presque semblable. A ces mêmes températures, *S. typhimurium* survit mieux que ces deux bactéries.



Figures 1 et 2 Evolution temporelle des abondances d'*E. coli*, d'*A. hydrophila* et de *S. typhimurium* dans l'eau de sortie du lagunage à différents pH et à différentes température.

Temporal evolution of *E. coli*, *A. hydrophila* and *S. typhimurium* in water from outflow of the aerobic lagoon at different pH and at different incubation temperature.

■ : *E. coli*, ◇ : *A. hydrophila*, ◆ : *S. typhimurium*

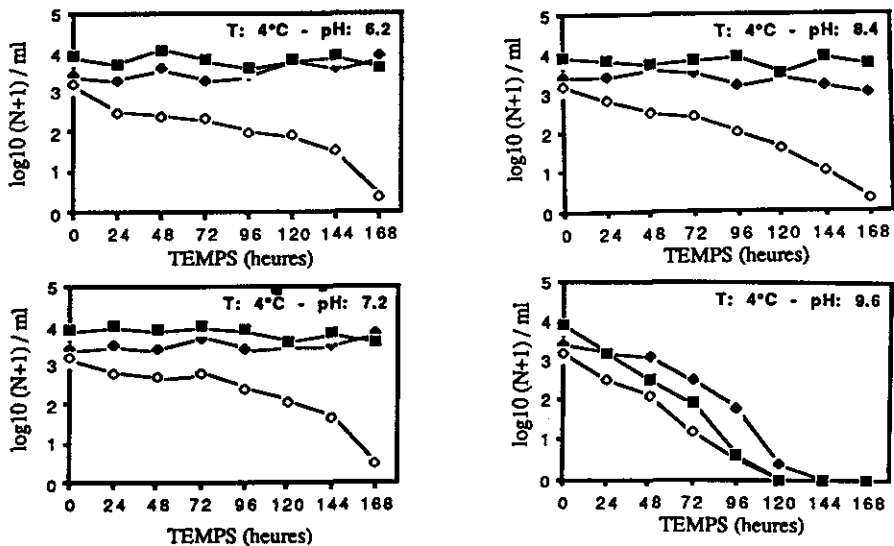


Figure 3 Evolution temporelle des abondances d'*E. coli*, d'*A. hydrophila* et de *S. typhimurium* dans l'eau de sortie du lagunage à différents pH et à une même température (4 °C).

Temporal evolution of *E. coli*, *A. hydrophila* and *S. typhimurium* in water from outflow of the aerobic lagoon at different pH and at the same incubation temperature (4 °C).

■ : *E. coli*, ◇ : *A. hydrophila*, ◆ : *S. typhimurium*

pH-rayonnement solaire

Les évolutions temporelles des abondances d'*E. coli*, de *A. hydrophila* et de *S. typhimurium* dans l'eau usée épurée par lagunage tamponnée à différents pH (7.2, 8.4, 9.6) et exposée au rayonnement solaire sont illustrées sur la figure 4. Dans l'échantillon à pH 7.2 protégé de toutes radiations solaires et considéré comme un témoin, *E. coli*, *A. hydrophila* et *S. typhimurium* présentent une évolution temporelle de leur abondance comparable (fig. 4A) Après 5 jours d'incubation à l'obscurité, les abondances d'*E. coli*, d'*A. hydrophila* et de *S. typhimurium* se trouvent réduites. Les T_{90} respectifs sont de 87, de 78 et de 87 heures (tableau 2). Dans le même milieu réactionnel ajusté au même pH 7.2 mais exposé aux rayonnement solaire, l'évolution des abondances bactériennes des 3 espèces étudiées est différente de celle observée dans le témoin (fig. 4B). Les temps de survie (T_{90}) relevés sont de 22 heures (*E. coli*), de 18 heures (*A. hydrophila*) et de 22 heures (*S. typhimurium*). En présence de radiations solaires, on assiste à une forte et rapide réduction de l'abondance bactérienne des 3 espèces étudiées (99 % après 48 heures d'exposition). Au-delà de 72 heures (fig. 4B), la présence des espèces bactériennes n'est plus détectable dans le milieu réactionnel (absence dans 10 ml d'échantillon). En absence du rayonnement solaire et dans la même eau (non filtrée) épurée par lagunage et ajustée à pH 8.4, (fig. 4C) on observe un type d'évolution identique à celui rencontré dans l'échantillon témoin à pH 7.2. Quand ce

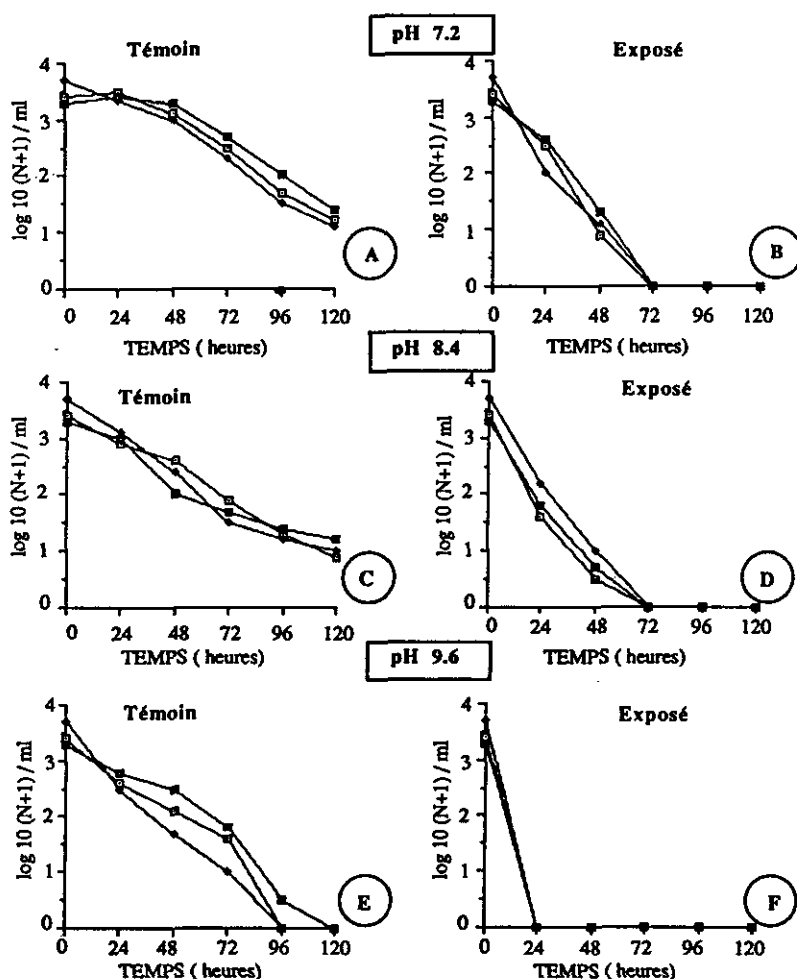


Figure 4 Evolution temporelle des abondances d'*E. coli*, d'*A. hydrophila* et de *S. typhimurium* dans l'eau de sortie du lagunage ajustée à différents pH et exposée au rayonnement solaire.

Temporal evolution of E. coli, A. hydrophila and S. typhimurium in water from the outflow of the aerobic lagoon adjusted at different pH and exposed to solar radiation.

—□— : *E. coli*, —◆— : *A. hydrophila*, —■— : *S. typhimurium*

même milieu réactionnel (pH 8.4) est exposé au rayonnement solaire, l'abattement des abondances bactériennes est nettement supérieur à celui observé dans le témoin (fig. 4D). Pour une même quantité de radiations solaires (quantité moyenne/jour : 580 Joules cm⁻²) la diminution de l'abondance bactérienne atteint le même niveau mais plus rapidement que celle évaluée dans le milieu réactionnel à pH 7.2. A pH 9.6 les trois bactéries étudiées présentent des survies plus courtes dans le milieu témoin (non exposé) que celles obser-

vées dans les témoins pH 8.4 et pH 7.2 (tableau 2 et fig. 4E). La différence de survie d'*E. coli* d'*A. hydrophila* et de *S. typhimurium* à pH 9.6 vis-à-vis de celles à pH 7.2 et 8.4 (témoins) est très significative au seuil de probabilité de 95 %. Exposées au rayonnement solaire (580 Joules cm⁻² Jour⁻¹) les trois souches bactériennes dans le même milieu réactionnel tamponné à pH 9.6 présentent des survies très raccourcies (tableau 2) non seulement par rapport à la non-exposition (fig. 4E) mais par rapport aux expositions avec des pH à 7.2 et 8.4. Cette survie n'excède pas 24 heures (absence d'u.f.c. dans 10 ml d'échantillon). A noter que cette survie très raccourcie est identique pour *E. coli* et pour *S. typhimurium* ($T_{90} = 6$ heures) et légèrement inférieure pour *A. hydrophila* ($T_{90} = 4$ heures). Ces résultats sont comparables à ceux obtenus par MARTIN *et al.* (1984) et BONNEFONT *et al.* (1990).

Tableau 2 Temps de survie bactérienne (T_{90}) dans l'eau de sortie du lagunage exposée et non exposée au rayonnement solaire.

Table 2 Survival time (T_{90}) of bacteria in water from the outflow of lagoon exposed and not exposed to solar radiation.

	pH : 7,2		pH : 8,4		pH : 9,6	
	non exposé	exposé	non exposé	exposé	non exposé	exposé
<i>E. coli</i>	87	22	80	20	24	6
<i>A. hydrophila</i>	78	18	75	16	22	4
<i>S. typhimurium</i>	87	22	80	20	35	6

Dans ce genre d'étude il est possible de mettre en évidence une relation inverse entre le nombre de bactéries dénombrées (u.f.c.) et la quantité des radiations solaires (BELLAIR *et al.*, 1977 et MC CAMBRIDGE et MC MEEKIN, 1981).

La décroissance du nombre de cellules bactériennes cultivables en fonction de la quantité de rayonnement solaire est-elle la conséquence d'un accroissement permanent de la mortalité ou bien ce phénomène est-il la résultante de phases successives de survie et de mortalité, consécutives à l'alternance naturelle des périodes nocturnes et diurnes ? Pour ce faire, il a été recherché quel était le comportement au cours de la période nocturne des cellules d'*E. coli* ayant survécu à l'exposition au rayonnement solaire pendant la journée précédente.

Les résultats obtenus et illustrés sur la figure 5 indiquent que dans l'échantillon témoin (non exposé) les abondances bactériennes fluctuent moins que dans celui exposé au rayonnement solaire. Dans l'échantillon exposé et à l'issue des périodes nocturnes on peut constater un accroissement des abondances d'*E. coli* par rapport à celles dénombrées à la fin de la période d'exposition précédente. Sous rayonnement solaire la survie d'une souche d'*E. coli* placée dans une eau usée épurée par lagunage stérilisée par filtration évolue par paliers successifs (phase de décroissance diurne, phase de croissance nocturne) tant que les abondances ne sont pas inférieures à 1.10^2 u.f.c. ml⁻¹. Ces phases de croissances nocturnes pourraient être dues à des mécanismes de réparation de l'ADN endommagé (système SOS) pendant les phases diurnes d'exposition. Ces résultats confirment ceux de BELLAIR *et al.* (1977).

En tenant compte de toutes les valeurs de dénombrement obtenues au cours de cette évolution jour/nuit et en traçant la droite de régression du \log_{10} du nombre de bactéries en fonction du temps, on peut estimer un coefficient de mortalité ($K = 0,043 \text{ h}^{-1}$) qui est la pente de la droite de régression et qui donne un temps de survie (T_{90}) correspondant à 23 heures ($K = 1/T_{90}$). L'équation obtenue est :

$$Y = - 0,043X + 4,8 \quad (R^2 = 0,71)$$

où :

$Y = \log_{10}$ du nombre de bactéries

$X = \text{temps (heures)}$

$R^2 = \text{coefficient de détermination}$

En tenant compte des seules valeurs diurnes (14 H GMT) l'équation de régression devient :

$$Y = - 0,043X + 4,4 \quad (R^2 = 0,9)$$

Puisque les deux équations présentent la même pente, un modèle peut être ajusté aux seules valeurs obtenues à 14 heures (heure GMT marqué par des flèches sur la figure 5).

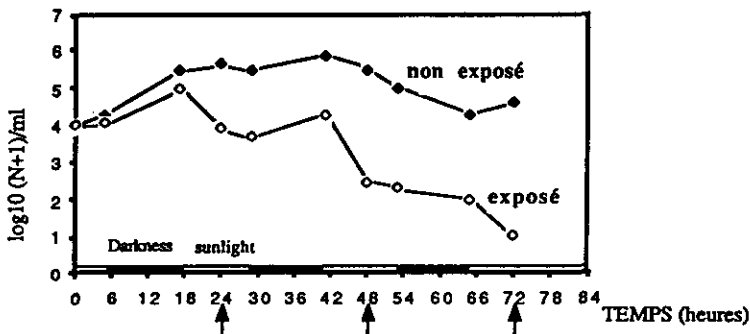


Figure 5 Evolution temporelle des abondances d'*E. coli* dans l'eau de sortie du lagunage (pH 8.3) exposée et non exposée au rayonnement solaire en fonction du rythme jour/nuit.

Temporal evolution of E. coli in water from the outflow of the aerobic lagoon (pH 8.3) exposed and not exposed to solar radiation according to rhythm day/night.

↑ (dénombrement bactérien à 14 h GMT)

↑ (Bacterial enumeration at 2 : 00 PM. GMT)

Les prédictions de ce type de modèle sont satisfaisantes pour des durées égales à 24 heures ou leur multiple. Les phases de décroissance ou de stabilité des périodes nocturnes ne peuvent être prédites par ce modèle du fait de sa linéarité et de sa pente négative.

Quant au comportement d'une souche d'*E. coli* « sauvage » vis-à-vis du facteur rayonnement (fig. 6), le temps de survie de cette souche exposée au rayonnement solaire ($T_{90} = 26$ heures) et non-exposée ($T_{90} = 125$ heures) est légèrement supérieur à celui d'*E. coli* O126 : B16 dans les mêmes conditions ($T_{90} = 18$ heures, $T_{90} = 111$ heures). La valeur du rapport calculé entre

le T_{90} (non exposé) et le T_{90} (exposé) informe sur la sensibilité bactérienne au rayonnement solaire. Pour *E. coli* sauvage la valeur du rapport est de 5,95 et 6,16 pour *E. coli* O126: B16. Les deux souches bactériennes présentent donc une sensibilité comparable au rayonnement solaire dans une eau usée épurée par le lagunage après stérilisation par filtration.

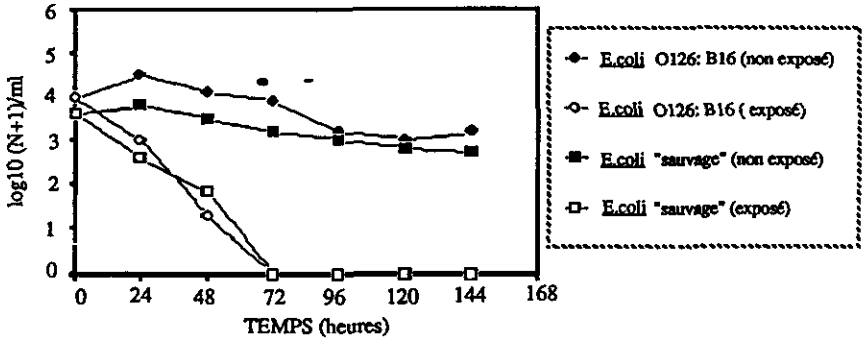


Figure 6 Evolution temporelle des abondances d'*E. coli* O126: B16 et d'*E. coli* « sauvage » dans l'eau de sortie de lagunage exposée et non exposée au rayonnement solaire.

Temporal evolution of *E. coli* O126: B16 and *E. coli* isolated from natural ecosystem, in water from outflow of the aerobic lagoon exposed and not exposed to solar radiation.

4 - DISCUSSION

Les résultats obtenus au cours de cette étude montrent que les basses températures (4 °C) favorisent la survie d'*E. coli* et de *S. typhimurium* dans l'eau usée épurée par lagunage et non celle de *A. hydrophila*. Aux différentes températures testées, *S. typhimurium* survit mieux qu'*E. coli* et *A. hydrophila*. Cependant Mc CAMBRIDGE et Mc MEEKIN (1980) ont décrit que la survie d'*E. coli* et de *S. typhimurium* dans des eaux estuariennes à des températures différentes (6.2 ; 10.3 ; 15.3 ; 20.6 et 26.9) est identique.

Le temps de survie des trois souches bactériennes testées n'est pratiquement pas influencé lorsque l'eau usée épurée par lagunage est à pH 6.2 ; 7.2 et 8.4. Par contre le même milieu à pH 9.6 entraîne une forte diminution du temps de survie des trois souches et ce principalement lorsque la température est élevée (23 °C). Les pH alcalins (9.6) étant bactéricides vis-à-vis d'*E. coli*, d'*A. hydrophila* et de *S. typhimurium* doivent agir et contrôler la dynamique des bactéries d'intérêt sanitaire dans les milieux aquatiques. PARHAD et RAO (1974) ont noté l'existence d'une corrélation entre l'augmentation du pH (pH 9.2) et une diminution des abondances des coliformes dans une eau

usée stérile. Cependant les pH alcalins aussi élevés (9.6) ne sont atteints que dans des milieux aquatiques le plus souvent artificiel (lagunage) où se développent des blooms phytoplanctoniques très importants. L'alcalinité du milieu se créait par suite de la consommation du CO_2 par le phytoplancton. Ces développements phytoplanctoniques étant sous la dépendance entre autre de l'augmentation de la température de l'eau, ainsi la survie bactérienne dans ces écosystèmes aquatiques est avant tout sous la dépendance de la température.

L'action de la température sur la survie bactérienne dépend d'autres facteurs tels que les substances nutritives. Dans un milieu aquatique où les nutriments existent en concentrations élevées, la survie voire même la croissance bactérienne peuvent se produire si les températures sont proches de celle favorisant la croissance optimale de la bactérie. A l'inverse quand les substances nutritives font défaut, la survie est alors favorisée par les basses températures qui limitent les dépenses énergétiques de la cellule bactérienne par une diminution de son activité métabolique. Cependant dans l'eau de sortie du lagunage, bien que les substances nutritives soient présentes, une température de 23 °C a conduit à une diminution des abondances bactériennes. Il est possible d'émettre une hypothèse sur la cause de cette diminution. Une température de l'ordre de 23 °C pourrait augmenter la constante de diffusion de produits toxiques présents dans le milieu réactionnel et favoriser ainsi leur contact avec la cellule bactérienne et par suite permettrait leur transport à l'intérieur de la cellule. Les températures élevées (de l'ordre de 25 °C) peuvent aussi agir indirectement sur la survie bactérienne par, soit la stimulation de la multiplication des prédateurs bactériens, soit en les rendant plus actifs sur le plan de leur prédation d'autant plus que ceux-ci se trouvent dans une gamme thermique de 20 à 25 °C (ENZINGER et COOPER, 1976 ; MC CAMBRIDGE et MEEKIN, 1980). Les basses températures (de l'ordre de 4 °C) peuvent entraîner une meilleure survie par le fait que le métabolisme des bactéries mésophiles étant très ralenti, les produits toxiques présents en même temps que les fortes concentrations de nutriments ne sont que très lentement métabolisés (LESSARD et SIEBURTH, 1983). D'après les résultats obtenus on remarque que les températures basses limitent les effets des pH défavorables à la survie bactérienne : à pH 9.6 et à une température de 23 °C, le T_{90} d'*E. coli* est de 20 heures tandis qu'au même pH et sous une température d'incubation de 4 °C, le T_{90} est de 73H. On peut supposer qu'à ces températures les échanges cellulaires se trouvent diminués et que, par conséquent, l'effet du pH se trouve limité. Ces résultats sont en accord avec ceux de CONNER *et al.* (1986). Cet auteur a montré que les basses températures (5 °C) peuvent assurer une protection des cellules de *Listeria monocytogenes* contre les pH acides (pH 4,2).

Dans la littérature scientifique, il est fait mention que les basses températures permettent une prolongation de la survie bactérienne. Ainsi les résultats obtenus au cours de ce travail indiquent qu'au contraire la survie d'*A. hydrophila* se trouve réduite par des températures de l'ordre de 4 °C si on la compare à celle de *E. coli* et de *S. typhimurium* à la même température. Ceci explique la dynamique cyclique de cette bactérie lors de l'épuration des eaux usées par lagunage à savoir faible abondance hivernale et forte abondance estivale (MONFORT, 1990). La réduction du temps de survie d'*A. hydrophila* par

les basses températures pourrait être due à une augmentation de la mortalité par diminution de l'activité enzymatique. Elle pourrait être due aussi à l'incapacité des cellules bactériennes de se développer sur milieux de culture après un certain temps de contact avec des basses températures (bactérie « stressée », non cultivable, ZASKE *et al.*, 1980). Le temps de survie « cellulaire » pourrait être supérieur au temps de survie apprécié par la « colonie ». Cette survie serait donc sous estimée.

D'après les résultats obtenus le rayonnement solaire joue un rôle important dans l'abatement des coliformes fécaux et de certaines bactéries pathogènes lors de l'épuration par lagunage. Il faut noter que l'action simultanée du pH et du rayonnement solaire est plus importante sur la survie bactérienne que si l'un des facteurs agit seul. A pH 9.6 et en présence du rayonnement solaire, le taux de réduction d'*E. coli*, de *A. hydrophila* et de *S. typhimurium* est plus grand que celui évalué au même pH mais à l'obscurité. Cette plus forte réduction bactérienne observée pourrait être expliquée par le fait que les souches bactériennes ayant subi dans un premier temps les effets nocifs des pH alcalins deviennent plus sensibles aux effets du rayonnement solaire. Les radiations solaires peuvent agir indirectement sur la survie bactérienne en stimulant l'activité prédatrice vis-à-vis des bactéries (MC CAMBRIDGE et MC MEEKIN, 1981). Cet effet indiscutable du facteur rayonnement solaire sur la survie bactérienne explique en partie les variations cycliques saisonnières des abondances des coliformes fécaux dans différents bassins de lagunage (BAHLAOU, 1990). Le mode d'action du rayonnement sur les bactéries a été abordé dans plusieurs travaux (TUVESON, 1983 ; SAMMARTANO et TUVESON, 1985). Ces auteurs montrent que par la fraction UV des radiations solaires celles-ci ont un effet bactéricide. Ces radiations agissent sur la cellule en induisant des dommages par libération des ions peroxydes qui se forment par réduction du radical O_2^- suite à une réduction incomplète de O_2 durant la respiration bactérienne (GOERLICH, 1989).

Ces peroxydes agissent sur la cellule bactérienne en la rendant perméable aux sels inorganiques changeant de ce fait sa pression osmotique. Cette action bactéricide des UV surtout les UV.B (280-320 nm) sur la survie bactérienne dépend, entre autres, de la turbidité de l'eau (MEZRIOU, 1987). En effet la matière organique en surface absorbe la majorité des UV et protège les cellules bactériennes contre les effets du rayonnement solaire. CHANG *et al.* (1985) ont montré que les petites particules inférieures à 10 μm peuvent protéger la cellule bactérienne contre les effets des UV.

CONCLUSION

Dans les milieux aquatiques, la température est l'un des facteurs qui intervient dans les variations des abondances bactériennes. Les faibles températures de l'ordre de 4 °C augmentent la survie bactérienne d'*E. coli* et de *S. typhimurium* et réduisent celle de *A. hydrophila*. A noter aussi que les

faibles températures (4 °C) diminuent l'effet des pH alcalins sur la survie bactérienne. De plus il faut avoir à l'esprit que la température agit au moins de façon aussi importante sur les autres éléments biotiques d'un écosystème aquatique que sur les bactéries et qu'*in situ* ces effets indirects de la température sont à prendre en compte.

Parmi les autres facteurs contrôlant la dynamique bactérienne dans les milieux aquatiques, le rayonnement solaire joue un rôle non négligeable sur les évolutions des abondances d'*E. coli*, de *S. typhimurium* et d'*A. hydrophila*. Toutefois il faut noter que sous rayonnement solaire, cette réduction bactérienne est beaucoup plus accentuée lorsque le pH du milieu réactionnel est alcalin (pH 9.6). L'action simultanée du pH et du rayonnement solaire sur la survie bactérienne est plus importante que lorsque l'un des facteurs est pris seul. Pour une même température d'incubation les pH alcalins (pH 9.6) entraînent une réduction des abondances bactériennes plus importante que celle observée à pH 6.2, 7.2 ou 8.4.

Selon le rythme nyctéméral l'existence de phases successives de décroissance et de croissance bactérienne montre en fait que la diminution du nombre de cellules cultivables n'est pas un phénomène linéaire. Un modèle pouvant prédire les abondances bactériennes avec un pas de temps de 24 heures ou leur multiple a été établi. Sur la base d'un recueil d'un plus grand nombre de données il serait vraisemblablement possible d'ajuster de façon plus satisfaisante un modèle polynomial qui permettrait de prédire avec un pas de temps plus court les concentrations d'*E. coli* et d'autres bactéries d'intérêt sanitaire. De plus pour optimiser les effets du rayonnement solaire sur la réduction des abondances bactériennes, il serait envisageable d'effectuer les rejets encore contaminés en plein jour et dans des eaux les plus claires possibles. Ce facteur auto-épuration est primordial dans le fonctionnement des lagunes dans les pays à climat aride où la quantité du rayonnement solaire est importante toute l'année.

RÉFÉRENCES BIBLIOGRAPHIQUES

- BAH LAOUI A., 1990. Lagunage à haut-rendement expérimental : dynamique de différents groupes bactériens et performances épuratrice sanitaire. *Doctorat d'Université de Montpellier.*, 186 p.
- BELLAIR J.T., SMITH G.A.P. WALLIS I.G., 1977. Significance of diurnal variations in fecal coliform dieoff rates in the design of ocean outfalls. *J. Water Pollut. Control Fed.*, 49, 2022-2030.
- BALEUX B., TROUSSELLIER M., 1983. Evolution des bactéries témoins de contamination fécale et de *Pseudomonas aeruginosa* et *Aeromonas hydrophila* dans un ouvrage d'épuration des eaux usées par lagunage (Mèze). *Tech. Sci. Mun.*, 7, 361-370.
- BONNEFONT J.L., MARTIN Y.V., GUIENNET B., 1990. Etude expérimentale de la décroissance des bactéries fécales en milieu marin : quantification, facteurs impliqués. *Wat. Res.*, 24 (3), 267-273.

- CHAMBERLIN C.E., MITCHELL R., 1978. A decay model for enteric bacteria in natural waters, p. 325-348. In R. Mitchell (ed.), *Water Pollution Microbiology, Vol. 2*, John Wiley & Sons, New York.
- CHANG J.C.H., OSSOF C.S.F., LOBE D.C., DORFMAN M.H., DUMAIS C.M., QUALLS R.G., JOHNSON J.D., 1985. UV inactivation of pathogenic and indicator microorganisms. *Appl. Environ. Microbiol.*, 49, 1361-1365.
- CONNER D.E., BRACKETT R.E., BEUCHAT L.A., 1986. Effect of temperature, sodium chloride and pH on growth of *Listeria monocytogenes* in Cabbage Juice. *Appl. Environ. Microbiol.* 52, 59-63.
- DAVEY K.R., 1989. A predictive model for combined temperature and water activity on microbial growth during the growth phase. *Appl. Bacteriol.*, 67, 483-488.
- ENZINGER R.M., COOPER R.C., 1976. Role of bacteria and protozoa in the removal of *Escherichia coli* from estuarine waters. *Appl. Environ. Microbiol.*, 31, 758-763.
- FRONTIER S., 1981. Méthodes statistiques : Application à la biologie, la médecine et l'écologie. Première édition, Masson, Paris, 246 p.
- FUJIOKA R.S., HASHIMOTO H.H., SIWAK E.B. YOUNG R.H.F., 1981. Effect of sunlight on survival of indicator bacteria in seawater, *Appl. Environ. Microbiol.*, 41, 690-696.
- GOERLICH O., QUILLARDET P., HOFNUNG M., 1989. Induction of the SOS Response by hydrogen peroxide in various *Escherichia coli* mutants with altered protection against oxidative DNA damage. *J. Bacteriol.*, 171 (11), 6141-6147.
- GRAHAM J.J., SIEBURT Mc N J., 1973. survival of *Salmonella typhimurium* in artificial and coastal seawater. *Rev. Inter. Oceanogr. Med.*, 29, 5-298.
- GAMESON D.J., GOULD G., 1985. *Bacterial mortality*. In Investigation of sewage discharges to some British coastal waters, Part 2, chap. 8.
- HICKEY E.W., HIRSHFIELD I.N., 1990. Low - pH - induced effects on patterns of protein synthesis and on internal pH in *Escherichia coli* and *Salmonella typhimurium*. *Appl. Environ. Microbiol.* 56 (4), 1038-1045.
- LEGENDRE P., BALEUX B., TROUSSELLIER M., 1984. Dynamics of pollution-indicator and heterotrophic bacteria in sewage treatment lagoon. *Appl. Environ. Microbiol.* 48, 586-593.
- LESSARD E.J., SIEBUTH J.M., 1983. Survival of natural sewage populations of enteric bacteria in diffusion and bath chambers in the marine environment. *Appl. Environ. Microbiol.*, 45, 950-959.
- MARTIN G., LAIFA A., LAPLANCHE A., 1985. Approche du rôle de certaines substances dans la désinfection par rayonnement U.V. 38^e Journées Internationales du Cebedeau, Bruxelles Edition Cebedoc. Liege.
- MARTIN Y.V., LELONG P., TANGUY B., MAGURNO C., BONNEFONT J.L., EQUET J.C., 1984. Qualité des eaux littorales. Disparition des coliformes fécaux d'un effluent urbain en milieu marin - Etude expérimentale. *Vie Mar.* Ministère de l'Environnement (1982) Rejet en mer. *Guide pour l'Etude du Milieu Marin*.
- Mc CAMBRIDGE J. Mc MEEKIN T.A., 1980. Effect of temperature on activity of predators of *Salmonella typhimurium* and *Escherichia coli* in estuarine water. *Aust. J. Mar. Freshwater Res.*, 31, 851-855.
- Mc CAMBRIDGE J. Mc MEEKIN T.A., 1981. Effect of solar radiation and predacious microorganisms on survival of fecal and other bacteria. *Appl. Environ. Microbiol.*, 41, 1083-1087.
- Mc FETERS G.A. STUART D., 1972. Survival of coliform bacteria in natural waters : field and laboratory studies with membrane-filter chambers. *Appl. Microbiol.* 24, 805-811.
- MEZRIOUI N, 1987. Etude expérimentale des effets du pH, du rayonnement solaire et de la température sur la disparition des bactéries d'intérêt sanitaire et évaluation de la résistance aux antibiotiques d'*E. coli* lors de l'épuration des eaux usées. *Thèse de Doctorat d'Université de Montpellier*, 186 p.
- MITCHELL D.O., STARZYK M.J., 1975. Survival of *Salmonella* and other indicator microorganisms. *J. Canad. Microbiol.*, 21, 1420-1421.
- MOELLER I.R., CALKINS J., 1980. Bactericidal agents in wastewater lagoons and lagoon design. *J. Water. Poll. Control Fed.*, 52, 2441-2451.

- MONFORT P., BALEUX B., 1990. Dynamics of *Aeromonas hydrophila*, *Aeromonas caviae*, and *Aeromonas sobria* in a sewage treatment pond. *Appl. Environ. Microbiol.* 56, 1999-2006.
- PARHAD N.M. RAO N.U., 1974. Effects of pH on survival of *Escherichia coli*. *J. Water Poll. Control Fed.* 48, 980-986.
- ROGOL M., SECHTER I., GRINBERG L., GERICHTER C.B., 1979. Priloxyl-ampicilline-Agar, a new selective medium for the isolation of *Aeromonas hydrophila*. *J. Med. Microbiol.*, 12, 229-231.
- ROUF M.A., RIGNEY M.M., 1971. Growth temperatures and temperatures characteristics of *Aeromonas*. *Appl. Environ. Microbiol.*, 22, 503-506.
- SAMMARTANO L.J. TUVESON R.W., 1985. Hydrogen peroxide induced resistance to broad-spectrum near-ultraviolet light (300-400 nm) inactivation in *Escherichia coli*. *Photochem. Photobiol.*, 41, 367-367.
- TROUSSELLIER M., LEGENDRE P. BALEUX B., 1986. Modeling of the evolution of bacterial densities in an eutrophic ecosystem (sewage lagoon). *Microbial Ecol.*, 12, 355-379.
- TUVESON R.W., PEAK J.G., PEAK M.J., 1983. Single-strand DNA breaks induced by 365 nm radiation in *Escherichia coli* strains differing in sensitivity to near and far UV. *Photochem. Photobiol.*, 37, 109-112.
- VASCONCELOS G.J., SWARTZ R.G., 1976. Survival of bacteria in seawater using a diffusion chamber apparatus *in situ*. *Appl. Environ. Microbiol.*, 31, 913-920.
- ZASK S.K., DOCKINS W.S., Mc FETERS G.A., 1980. Cell envelope damage in *Escherichia coli* caused by short-term stress water. *Appl. Environ. Microbiol.*, 40, 386-390.