

102-104

# 臭氧水对水泡性口炎病毒灭活效果的检测

张文福 袁庆霞<sup>✓</sup> 王芳 张丽颖

R781.53

(军事医学科学院微生物流行病学研究所, 北京 100071)

R187

**摘要** 经检测, 在 20~26℃ 室温下, 浓度为 5.0±1 mg/L 的臭氧水溶液, 作用 30 s, 可灭活悬液中水泡性口炎病毒; 用其冲洗, 作用 1 min, 可灭活干燥于玻璃片上的水泡性口炎病毒。

**关键词** 灭活病毒作用 臭氧 水泡性口炎病毒

近年来, 有关臭氧消毒的报导虽多, 但对病毒的灭活作用尚未见报道。我们选可使人 and 动物患病, 并在动物发病症状上与口蹄疫病毒较为相似的水泡性口炎病毒 (RNA 类病毒, Vesicular Stomatitis Virus, 简称 VSV) 作为指示病毒, 利用深圳唐锋电器实业有限公司生产的臭氧水发生器 (产生臭氧浓度为 5.0±1 mg/L), 观察了臭氧水对 VSV 的灭活效果。结果报告如下。

## 1 方法

### 1.1 细胞培养

Hep-2 细胞(ATCC CCL23) 即男性白人咽喉组织上皮样细胞。采用 DMEM 培养液(美国 GIBCO-BRL 公司产) 进行培养。培养箱中二氧化碳浓度为 5%。正常细胞经 0.25% 胰蛋白酶 (EMK 公司进口分装)。消化后接种传代。48 h 后可形成单层细胞。细胞形态用倒置显微镜, 放大 100 倍观察。

### 1.2 VSV 的增殖与滴度测定

将印第安那血清型 (Indiana serotype) VSV 原液 (与 Hep-2 细胞均由中国预防医学科学院病毒研究所提供) 用 DMEM 培养液作 10 倍稀释。取其 1 ml 加入长满单层 Hep-2 细胞的 40 cm<sup>2</sup> 空斑瓶内, 摇匀。在 37℃ 下吸附 2 h 后弃上清液, 再加入 8 ml DMEM 培养液, 按常规条件作细胞培养。当细胞病变达到 75%

时, 收集细胞悬液, 放入冰浴的无菌容器内。用功率 250 W 的超声仪破碎细胞, 于 4℃ 离心 (5000 r/min) 15 min, 弃沉淀。将上清液用 3 μm 硝酸纤维素膜过滤后, 装入半透膜透析袋中 (8000~10000 MW)。在 4℃ 条件下, 用 50% 聚乙二醇浓缩至原体积的 1/10, 分装, -70℃ 存放。

病毒滴度测定采用组织培养半数感染量法 (tissue culture infection dose, TCID<sub>50</sub>)。用 96 孔聚苯乙烯板做细胞培养, 待细胞长满单层后弃培养液, 用 D-Hank 液洗涤细胞。然后, 每孔加入 0.1 ml 用 DMEM 液稀释的不同稀释度的 VSV。每个稀释度平行接种 4 孔。常规条件下吸附 4~5 h 后弃上清, 再加入 DMEM 继续培养, 并观察细胞病变。根据 Reed-Muench 方法计算 VSV 的 TCID<sub>50</sub>。

试验在室温下 (20~26℃) 进行。

### 1.3 稀释中和法去除残留消毒剂试验

根据文献报告和细菌消毒试验, 有机物可中和低浓度臭氧的残留作用。本试验采用 10% 小牛血清作为中和剂, 并采用稀释中和法来验证其效果。试验用悬液法进行, 分 5 组: ① 消毒液 4.5 ml + 0.5 ml 病毒 → D-Hank 液 10 倍系列稀释, 测定病毒滴度; ② 消毒液 4.5 ml + 0.5 ml 病毒 → 含 10% 新生牛血清 (超级无支原体, 杭州四季青生物工程材料研究所产) 的 DMEM 培养液 (稀释中和液) 10 倍系列稀释, 测定

病毒滴度; ③(消毒液 0.45 ml + 4.05 ml 含血清 DMEM 培养液) + 0.5 ml 病毒→测定病毒滴度; ④含血清 DMEM 培养液 4.5 ml + 0.5 ml 病毒→测定病毒滴度; ⑤含血清 DMEM 培养液 4.5 ml + 0.5 ml 消毒液→测定对细胞的影响。加病毒后均作用 15 s。判定标准与细菌消毒中和试验相似, 第⑤组要求对细胞生长无不良影响。

#### 1.4 悬液法消毒试验

将保存的 VSV 悬液用 D-Hank 液稀释 100 倍至 TCID<sub>50</sub> 为 10<sup>7</sup>/ml 待用。试验时, 向每支试管加臭氧发生器即刻产生的臭氧水溶液 4.5 ml, 立即加 0.5 ml 待用病毒悬液, 电动振摇混匀。作用至规定时间, 取 0.5 ml 加入含 10% 小牛血清的 DMEM 培养液中。混合后接种长满单层的 96 孔细胞培养板中, 必要时作 10 倍系列稀释后接种, 每稀释度接种 4 孔, 每孔 0.1 ml。在 37℃ 条件下吸附 4~5 h。去除上清液, 换 DMEM 培养液, 继续培养至 48 h 观察细胞病变。阴性结果继续培养观察至 7 d。同时用 D-Hank 液代替消毒液作为对照。最终按各处理组残留病毒的 TCID<sub>50</sub> 计算灭活率。

#### 1.5 载体冲洗法消毒试验

试验载体为 1.0 cm × 1.0 cm 玻璃片。滴染病毒悬液后, 于 37℃ 干燥 20 min。试验时, 将样片放入无菌平皿中, 直接放在臭氧水发生器出水处, 连续用臭氧水冲洗消毒, 作用至规定时间, 再将样片移入 5 ml 含血清 DMEM 培养液中, 作用 10 min 以上。取样液 0.1 ml 接种长满单层的 96 孔细胞培养板中, 必要时作 10 倍系列稀释后接种, 每稀释度接种 4 孔, 每孔 0.1 ml。在 37℃ 条件下, 吸附 4~5 h, 去除上清液, 换 DMEM 培养液, 继续培养至 48 h 观察细胞病变。阴性结果继续培养观察至 7 d。同时用 D-Hank 液代替消毒液作为对照。最终按各处理组残留病毒的 TCID<sub>50</sub> 计算灭

活率。

## 2 结果

### 2.1 去除残留消毒剂试验结果

试验证明, 用含 10% 新生牛血清的 DMEM 培养液进行 10 倍稀释, 即可去除试验中残留臭氧的抑制病毒作用, 且对 Hep-2 细胞的生长无影响(表 1)。

表 1 去除试验中残留臭氧抑制病毒作用试验结果

| 组别 | TCID <sub>50</sub> /ml (lg) |
|----|-----------------------------|
| 1  | 1.50                        |
| 2  | 2.50                        |
| 3  | 6.50                        |
| 4  | 6.25                        |

注: 试验温度为 20~26℃, 结果为 3 次试验平均值, 臭氧水浓度为 5 mg/L, 作用时间为 15 s, 消毒液经含 10% 牛血清 DMEM 培养液稀释后, 直接接种细胞, 对其生长无影响。

### 2.2 对悬液中 VSV 的灭活作用

试验证明, 臭氧水原液作用 0.5 min, 对 VSV 的灭活率即可达 100%(表 2)。

表 2 臭氧水原液对悬液中 VSV 的灭活效果

| 作用时间 (min) | TCID <sub>50</sub> /ml (lg) | 灭活率 (%) |
|------------|-----------------------------|---------|
| 0.0 (对照)   | 5.75                        | ...     |
| 0.5        | 0.00                        | 100.00  |
| 1.0        | 0.00                        | 100.00  |
| 2.0        | 0.00                        | 100.00  |
| 5.0        | 0.00                        | 100.00  |

注: 试验温度为 20~26℃, 试验重复 5 次。

### 2.3 对玻片上 VSV 的灭活作用

试验证明, 对干燥于玻璃片上的 VSV 病毒, 连续用臭氧水冲洗 1 min, 灭活率可达 100%(表 3)。

表 3 臭氧水原液冲洗对玻片上 VSV 的灭活效果

| 作用时间 (min) | TCID <sub>50</sub> /片 (lg) | 灭活率 (%) |
|------------|----------------------------|---------|
| 0.0 (对照)   | 6.25                       | ...     |
| 0.5        | 1.25                       | 99.99   |
| 1.0        | 0.00                       | 100.00  |
| 2.0        | 0.00                       | 100.00  |
| 5.0        | 0.00                       | 100.00  |

注: 试验温度为 20~26℃, 结果为 8 次试验平均值。

### 3 结语

试验结果, 该臭氧水发生器直接与自来水连接, 通电 3 min 后, 可连续产生高浓度臭氧水 (水温为 18~22℃, 臭氧含量为

5±1 mg/L)。在 20~26℃ 室温条件下, 该浓度臭氧水作用 30 s, 可灭活悬液中水泡性口炎病毒; 用臭氧水直接冲洗 1 min, 可将干燥于玻璃片上的水泡性口炎病毒全部灭活。

(1997-12-16 收稿 1998-02-27 修回)

**TEST FOR EFFICACY OF OZONE SOLUTION IN ACTIVATING VESICULAR STOMATITIS VIRUS** (Zhang Wenfu, et al. Institute of Microbiology and Epidemiology, Academy of Military Medical Sciences, Beijing 100071)

**Abstract** Under the experimental conditions (18~22℃), the vesicular stomatitis virus (VSV) in suspension could be inactivated by 5.0±1 mg/L ozone solution in 30 sec. VSV dried on glass slide could also be inactivated in 1 min by washing with the ozone solution at same concentration.

**Key words** virus inactivation ozone vesicular stomatitis virus

104-106

## 高氧化还原电位酸性水杀灭微生物效果 及其稳定性的试验观察

易建云 陈柏铭<sup>✓</sup> 麦景璇 刘瑞卿 魏小平

R187

(广州医学院第一附属医院, 广州 510120)

**摘要** 高氧化还原电位酸性水的氧化还原电位 > 1100 mV, pH 值 < 2.7。经检测, 该水对无有机物保护的细菌繁殖体与白色念珠菌作用 1~5 min, 对枯草杆菌黑色变种芽胞作用 20 min, 杀灭率均为 100%。用于擦拭工作台面或浸泡阴道窥器 1~2 min, 对自然菌的灭除率分别为 87.92% 与 74.80%~80.49%。放置室温下 3 d, 该水氧化还原电位明显下降, 但 pH 值无明显变化。

**关键词** 高氧化还原电位酸性水 杀灭微生物作用 稳定性

杀灭试验

高氧化还原电位酸性水 (下简称高电位酸性水), 是用强电解水生成装置电解含 0.05% 食盐 (氯化钠纯度 > 99%) 的自来水或纯水而成。用带有分离隔膜的 Safe lyzer SL-2500 型强电解水生成装置 (日本东亚医用电子株式会社产), 经白金钛合金电极电解上述水液, 在阳极可产生氧化还原电位 (ORP) > 1100 mV 的酸性 (pH < 2.7) 水, 在阴极则产生氧化还原电位较低的碱性水。我们对该设备所产生的高电位酸

性水杀灭微生物的效果与稳定性进行了实验观察。现将结果报告如下。

### 1 方法

#### 1.1 定量杀菌试验

试验菌为金黄色葡萄球菌 (ATCC 25923)、铜绿假单胞菌 (ATCC 27853)、大肠杆菌 (ATCC 25922)、白色念珠菌 (临床参考株) 与枯草杆菌黑色变种 (ATCC 9372) 芽胞。试验时, 将 0.5 ml 菌