

**KEPUTUSAN MENTERI KESEHATAN REPUBLIK INDONESIA**  
**NOMOR 1335/MENKES/SK/X/2002**  
**TENTANG**  
**STANDAR OPERASIONAL PENGAMBILAN DAN PENGUKURAN SAMPEL**  
**KUALITAS UDARA RUANGAN RUMAH SAKIT**

**MENTERI KESEHATAN REPUBLIK INDONESIA,**

- Menimbang : a. bahwa kualitas udara ruang rumah sakit yang tidak memenuhi persyaratan kesehatan dapat menimbulkan gangguan kesehatan terhadap pasien, tenaga yang bekerja di rumah sakit maupun pengunjung rumah sakit;
- b. bahwa untuk mewujudkan rumah sakit yang aman, nyaman dan sehat, perlu di lakukan pemantauan kualitas udara secara rutin;
- c. bahwa sehubungan dengan butir a dan b tersebut diatas, perlu ditetapkan standar operasional prosedur pengambilan dan pengukuran sampel kualitas udara ruangan rumah sakit dengan Keputusan Menteri Kesehatan;

- Mengingat : 1. Undang-undang Nomor 4 Tahun 1984 tentang Wabah Penyakit Menular (Lembaran Negara Tahun 1984 Nomor 20, Tambahan Lembaran Negara Nomor 3237);
2. Undang-undang Nomor 23 Tahun 1992 tentang Kesehatan (Lembaran Negara Tahun 1992 Nomor 100, Tambahan Lembaran Negara Nomor 3495);
3. Undang-undang Nomor 23 Tahun 1997 tentang Pengelolaan Lingkungan Hidup. (Lembaran Negara Tahun 1997 Nomor 68, Tambahan Lembaran Negara Nomor 3839);
4. Undang-undang Nomor 22 Tahun 1999 tentang Pemerintahan Daerah. (Lembaran Negara Tahun 1999 Nomor 60, Tambahan Lembaran Negara Nomor 3839);
5. Peraturan Pemerintah Nomor 40 Tahun 1991 tentang Penanggulangan Wabah Penyakit Menular (Lembaran Negara Tahun 1991 Nomor 3437, Tambahan Lembaran Negara Nomor 3447);

6. Peraturan Pemerintah Nomor 32 Tahun 1996 tentang Tenaga Kesehatan (Lembaran Negara Tahun 1996 Nomor 49, Tambahan Lembaran Negara Nomor 3637);
7. Peraturan Pemerintah Nomor 41 Tahun 1999 Pengendalian Pencemaran Udara. (Lembaran Negara Tahun 2001 Nomor 86, Tambahan Lembaran Negara Nomor 3853);
8. Peraturan Pemerintah Nomor 25 Tahun 2000 tentang Kewenangan Pemerintah Dan Kewenangan Propinsi Sebagai Daerah Otonom (Lembaran Negara Tahun 2000 Nomor 54, Tambahan Lembaran Negara Nomor 3952);
9. Keputusan Menteri Kesehatan Nomor 1277/MenKes/SK/XI/2001 tentang Organisasi dan Tata Kerja Departemen Kesehatan RI;

**MEMUTUSKAN :**

Menetapkan :

- Pertama : KEPUTUSAN MENTERI KESEHATAN TENTANG STANDAR OPERASIONAL PROSEDUR PENGAMBILAN DAN PENGUKURAN SAMPEL KUALITAS UDARA RUANGAN RUMAH SAKIT
- Kedua : Pengambilan dan pengukuran sampel kualitas udara ruangan Rumah Sakit dilaksanakan melalui pengukuran lingkungan fisik, pengambilan sampel kimia-gas, dan mikrobiologi.
- Ketiga : Pengambilan dan pengukuran sebagaimana dimaksud pada diktum kedua dilaksanakan oleh tenaga kesehatan di Rumah Sakit yang secara teknis fungsional mempunyai tugas dan tanggung jawab untuk itu.
- Keempat : Tenaga kesehatan sebagaimana dimaksud pada diktum ketiga dalam melaksanakan tugasnya mengacu pada standar operasional prosedur sebagaimana terlampir dalam Keputusan ini.
- Kelima : Setiap pimpinan Rumah Sakit bertanggung jawab terhadap pelaksanaan Keputusan ini.
- Keenam : Keputusan ini mulai berlaku sejak tanggal ditetapkan.

**Ditetapkan di Jakarta  
Pada tanggal : 29 Oktober 2002**

**MENTERI KESEHATAN,**

**Dr. ACHMAD SUJUDI**

## LAMPIRAN

Keputusan Menteri Kesehatan RI

Nomor : 1335/Menkes/SK/X/2002

Tanggal : 29 Oktober 2002

### STANDAR OPERASIONAL PENGAMBILAN DAN PENGUKURAN SAMPEL KUALITAS UDARA RUANGAN DI RUMAH SAKIT

---

#### I. PROSEDUR PENGUKURAN LINGKUNGAN FISIK

##### A. PENGUKURAN SUHU.

**1. Lokasi pengukuran**

- a. Ruang operasi
- b. Ruang bersalin
- c. Ruang pemulihan/perawatan pasien
- d. Ruang observasi
- e. Ruang perawatan bayi
- f. Ruang perawatan prematur
- g. Ruang ICU

**2. Titik pengukuran**

Jumlah titik pengukuran minimal 10% dari jumlah masing-masing ruangan.

**3. Waktu pengukuran**

Waktu pengukuran dilakukan pada siang hari, khusus ruang operasi dan ICU harus diperiksa pada saat sebelum dipergunakan.

**4. Cara pengukuran.**

- a. Nama alat : Thermometer
- b. Persiapan alat :
  - 1) Siapkan alat, lakukan kalibrasi dan uji fungsi
  - 2) Baca petunjuk penggunaan alat sebelum alat dioperasikan.
- c. Pengoperasian alat :
  - 1) Letak alat :
    - a) Letakkan alat pada dinding ruang atau dapat menggunakan tripot.
    - b) Hindarkan alat dari panas sinar matahari langsung.
  - 2) Lama pengukuran: pengukuran dilakukan sampai menunjukkan angka yang stabil

**5. Cara pembacaan**

Pembacaan hasil pengukuran dilakukan secara langsung

**B. PENGUKURAN KELEMBABAN.**

**1. Lokasi pengukuran**

- a. Ruang operasi
- b. Ruang bersalin
- c. Ruang pemulihan/perawatan pasien
- d. Ruang observasi
- e. Ruang perawatan bayi
- f. Ruang perawatan prematur
- g. Ruang ICU

**2. Titik pengukuran**

Jumlah titik pengukuran minimal 10% dari jumlah masing-masing ruangan

**3. Waktu pengukuran**

Waktu pengukuran dilakukan pada siang hari .

**4. Cara pengukuran.**

- a. Nama alat : Hygrometer
- b. Persiapan alat :  
Siapkan alat dan bacalah petunjuk penggunaan alat sebelum alat dioperasikan.
- c. Pengoperasian alat :
  - 1) Letak alat :  
Letakan alat pada dinding ruang atau dapat menggunakan tripod.
  - 2) Lama pengukuran :  
Pengukuran dilakukan sampai menunjukkan angka yang stabil

**5. Cara pembacaan :**

Pembacaan hasil pengukuran dilakukan secara langsung

**C. PENGUKURAN PENCAHAYAAN .**

**1. Lokasi pengukuran**

- a. Ruang perawatan pasien
- b. Ruang operasi.
- c. Ruang anestesi dan ruang pemulihan
- d. Ruang endoscopy dan laboratorium
- e. Ruang X-Ray
- f. Koridor
- g. Tangga
- h. Kantor/Lobi
- i. Ruang alat/Gudang
- j. Ruang farmasi

- k. Dapur
- l. Ruang cuci
- m. Toilet
- n. Ruang isolasi khusus penyakit tetanus

## 2. Titik pengukuran

Jumlah titik pengukuran minimal 10% dari jumlah masing masing ruangan

## 3. Waktu pengukuran

- a. Waktu pengukuran dilakukan pada siang hari, kecuali untuk koridor dilakukan pada malam hari.
- b. Pada ruang perawatan, pengukuran dilakukan baik pada saat pasien sedang tidur maupun tidak tidur.

## 4. Cara pengukuran

- a. Nama alat : Lightmeter
- b. Persiapan alat :  
Siapkan alat dan bacalah petunjuk penggunaan alat sebelum alat dioperasikan.
- c. Pengoperasian alat :
  - 1) Letak alat
    - a) Ruang perawatan pasien :  
Letakan alat diatas tempat tidur yang terjauh dari sumber cahaya (lampu).
    - b) Ruang operasi : letakan alat diatas meja operasi.
    - c) Ruang lainnya : letakan alat dimana terdapat kegiatan.
  - 2) Lama pengukuran :  
Pengukuran dilakukan sampai menunjukkan angka yang stabil

## 5. Cara pembacaan :

Pembacaan alat dilakukan secara langsung. Bila satuan alat dalam Foot Candel, maka perlu dikonversi pada lux dimana  $1 \text{ Lux} = 10 \text{ FC}$ .

## D. PENGUKURAN DEBU TOTAL (TSP/TOTAL SUSPENDED PARTICULATE)

### 1. Lokasi pengukuran

- a. Ruang perawatan pasien
- b. Bengkel
- c. Ruang cuci
- d. Ruang Tunggu
- e. Ruang operasi/ICU

### 2. Titik Pengukuran

- a. Minimal 10% dari jumlah masing-masing ruangan.

- b. Jumlah titik pengukuran sekurang-kurangnya 1 untuk tiap jenis ruangan.

### 3. Waktu Pengukuran

Siang hari ( 10<sup>00</sup> – 13<sup>00</sup> WIB )

### 4. Cara Pengukuran

- a. Nama alat : Low Volume Air Sampler (LVS)
- b. Persiapan alat :
  - 1) Kalibrasi alat lakukan uji fungsi alat
  - 2) Persiapkan kertas filter dengan cara sebagai berikut :
    - a) Ambil kertas filter dari kemasannya
    - b) Kertas filter yang akan dipakai diperiksa dahulu dari kemungkinan adanya lubang/kerusakan.
    - c) Panaskan di dalam oven pada temperatur 100<sup>0</sup>C selama  $\pm$  60 menit
    - d) Keluarkan kertas filter dari dalam oven kemudian masukkan ke dalam desicator (  $\pm$  10 menit ).
    - e) Setelah dingin keluarkan dari desicator dan segera lakukan penimbangan, catat berat kertas filter (berat awal).
    - f) Kertas filter disimpan pada amplop/map, setelah itu siap untuk digunakan.
- c. Pengoperasian :
  - 1) Letak alat  
Letakkan alat pada ruangan dengan menggunakan meja atau tripod.
  - 2) Pelaksanaan pengukuran :
    - a) Siapkan alat
    - b) Letakan kertas filter yang telah ditimbang pada filter holder.
    - c) Hidupkan alat sampai waktu yang ditentukan
    - d) Atur flow meter dungeon kecepatan aliran udara.
    - e) Setelah selesai pengukuran, ambil kertas filter, lipat dan masukan dalam amplop.
  - 3) Lama pengukuran  
Flowmeter diatur sesuai kecepatan aliran udara yang diinginkan, amati setiap 15 menit dan catat.

### 5. Metode analisis

- a. Panaskan kertas filter hasil sampel dalam oven dengan suhu 100<sup>0</sup>C selama  $\pm$  60 menit..
- b. Dinginkan didalam desicator  $\pm$  10 menit.
- c. Lakukan penimbangan dan catat beratnya (berat akhir).
- d. Lakukan perhitungan.

Cara menghitung kadar debu total dengan menggunakan rumus:

$$\text{Kadar debu} = \frac{\text{Berat akhir filter-berat awal filter}}{Q \times t} = \dots \text{ mg/m}^3$$

Keterangan :

Q : rata-rata volume udara yang terhisap (liter per menit )

t : waktu sampel ( menit )

## E. PROSEDUR PENGUKURAN KEBISINGAN

### 1. Lokasi pengukuran

- a. Ruang perawatan pasien
- b. Ruang isolasi
- c. Ruang radiologi
- d. Ruang operasi
- e. Poliklinik/poli gigi
- f. Bengkel
- g. Laboratorium
- h. Ruang cuci
- i. Dapur.
- j. Ruang boiler
- k. Ruang tunggu

### 2. Titik pengukuran

Pada masing-masing ruangan minimal 10% dari jumlah ruangan.

### 3. Waktu pengukuran

Pengukuran dapat dilakukan pada waktu kerja, kecuali pada ruang perawatan dan isolasi di luar jam kunjungan.

### 4. Cara pengukuran

- a. Nama alat : Sound Level Meter
- b. Persiapan alat :
  - 1) Lakukan uji fungsi alat
  - 2) Lakukan kalibrasi alat
- c. Pengoperasian alat
  - 1). Letak alat  
Posisikan alat di tengah ruangan dungeon ketinggian lk. 1,5 meter
  - 2). Lama pengukuran  
Pengukuran dilakukan selama 5-10 menit dan dibaca setiap 5 detik

### 5. Cara pembacaan

Baca langsung pada alat dengan menekan tombol *mode* atau dari hasil pencatatan dengan nilai mode. Hasil yang didapat kemudian dirata-ratakan.

## II. PROSEDUR PENGAMBILAN SAMPEL KIMIA – GAS

Parameter gas-gas polutan yang dipantau/diukur : H<sub>2</sub>S, NH<sub>3</sub>, CO, SO<sub>2</sub>, HC, Ozon, Ether dan NO<sub>2</sub>. Dalam buku ini terbatas pada gas-gas H<sub>2</sub>S, NH<sub>3</sub>, SO<sub>2</sub> dan NO<sub>2</sub>, sedangkan untuk gas-gas CO, Ozon, HC dan Ether tidak dibahas karena metode yang digunakan adalah sistem kering dan dapat dilakukan pembacaan langsung.

### 1. Lokasi pengambilan sampel

- a. Ruang perawatan pasien
- b. Ruang laboratorium
- c. Instalasi Gizi/ dapur
- d. UGD
- e. Laundry
- f. Ruang farmasi

### 2. Titik pengambilan sampel

Jumlah titik sampel minimal 10 % dari jumlah masing-masing ruangan

### 3. Waktu pengambilan sampel

Pengambilan sampel gas polutan dilakukan pada siang hari.

### 4. Cara pengambilan sampel

- a. Nama alat :
  - 1) Impinger Gas Sampler (untuk pengambilan sampel gas : H<sub>2</sub>S, NH<sub>3</sub>, SO<sub>2</sub>, Ozone, NO<sub>2</sub>)
  - 2) Plastic Bag (untuk pengambilan sampel gas : HC, CO, Ether)
- b. Persiapan :
  - 1). **Impinger Gas Sampler**
    - a) Lakukan uji fungsi alat dengan menggunakan aquades sebagai pengganti absorbans.
    - b) Siapkan dan set alat pada lokasi pengambilan sampel
  - 2). **Plastik Bag**
    - a) Siapkan plastik bag
    - b) Cek dari kemungkinan adanya kebocoran
- c. Cara pengoperasian :
  - 1) **Impinger Gas Sampler**
    - a) Letak alat  
Letakan alat pada titik pengambilan sampel yang sudah ditentukan
    - b) Merangkai alat :
      - (1) 5 tabung impinger yang telah diisi larutan absorbans (+ 10 ml) masing-masing dihubungkan dengan tabung impinger yang berisi silikagel menggunakan slang penghubung dari plastik.



- (2) Masing-masing tabung diatur pada alat air gas sampler (Vacum pump)
  - (3) 5 tabung yang berisikan larutan absorbans masing-masing dihubungkan dengan pompa vacum pada inlet dengan menggunakan slang penghubung dari plastik.
- c) Cara pengambilan sampel :
- (1). kabel **power** dihubungkan dengan listrik, kemudian pompa **vacum** dihidupkan dengan mengatur panel ke posisi ON.
  - (2). Masing-masing skala **flow meter** diatur debitnya dan dalam posisi low atau high sesuai dengan aliran udara yang dikehendaki.
  - (3). Jika pengambilan sampel telah selesai, matikan alat dengan merubah panel vacum ke posisi OFF.
  - (4). Masing-masing tabung impinger yang berisi larutan absorbans dilepas kemudian larutan absorbans dipindahkan ke dalam botol sampel warna gelap/coklat dan diberi tanda, kemudian disimpan dalam box pendingin tempat sampel.
  - (5). Selanjutnya pengujian sampel gas dapat diperiksa di laboratorium.
- d) Lama pengukuran
- (1). NH<sub>3</sub>, SO<sub>2</sub>, dan NO<sub>2</sub> dilakukan selama 1 jam
  - (2). H<sub>2</sub>S dilakukan pada siang hari selama 30 menit.

## 2) Plastic Bag

- a) Sampel :
- (1). Udara dihisap sejumlah volume tertentu dengan bantuan pompa vacum, udara yang telah terhisap dimasukan ke dalam plastic bag.
  - (2). Tutup mulut plastik bag dengan rapat
  - (3). Analisa di laboratorium.
- b) Lama pengukuran :
- Pengukuran dilakukan secara sesaat

## 5. Metode analisis

### a. Pengujian gas NO<sub>2</sub>

- 1). Metoda : Griess Saltman
- 2). Prinsip :  
NO<sub>2</sub> bereaksi dengan N-(1-Naphtil) – Ethylene Diamine Dihydrochlorida akan membentuk warna merah violet. Intensitasnya akan diukur dengan spektrophotometer pada panjang gelombang 550 nm.
- 3). Gangguan : Relatif tidak ada gangguan.

4). Peralatan & Bahan :

- a) Peralatan : - Spektrophotometer
- b) Bahan :
  - ✍ Absorban NO<sub>2</sub>
  - ✍ Larutan standar NO<sub>2</sub>
  - ✍ Aquabides

5). Cara pembuatan absorban NO<sub>2</sub> :

- a) Timbang 5 gram sulfanilic anhydrous atau 5.5 gram sulfanilic acid monohydrat.
- b) Panaskan dengan 100 ml aquabides sampai larut sempurna sambil diaduk sampai homogen.
- c) Setelah dingin ditambah 20 ml larutan 0,1% N (Naphtyl)-Ethylene diamene dihidro chloride dan 10 ml aceton.
- d) Tambahkan 140 ml asam acetat glacial dan tambahkan aquabides bebas CO<sub>2</sub> sampai 1 liter.
- e) Simpan dalam botol kaca warna gelap/coklat dan disimpan dalam refrigerator.

6) Pembuatan kurva standar :

- a) Larutan konsentrasi :  
Dibuat satu seri larutan standar NO<sub>2</sub> : 1,0 mg/l; 2,0 mg/l; 3,0 mg/l dari larutan standar baku NO<sub>2</sub> 100 mg/l.
- b) Absorban :  
Diambil 4 buah labu ukur 10 ml, masing-masing diisi bahan sbb. :

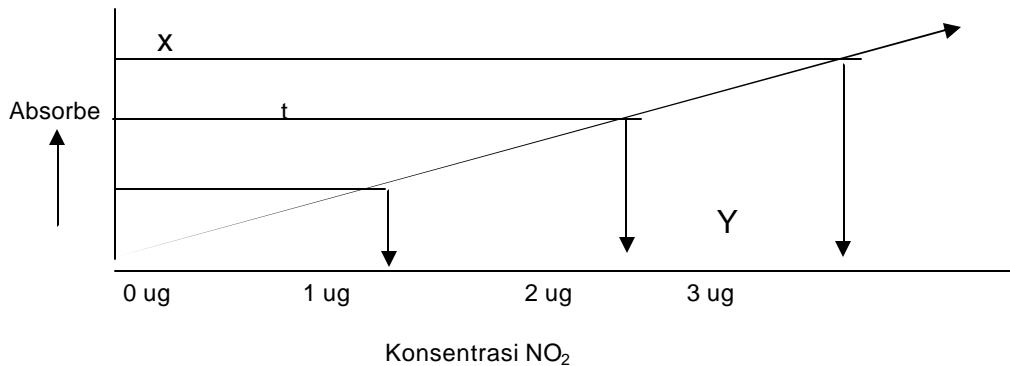
NO.	BAHAN	KONSENTRASI			
		Labu I (blanko)	Labu II (1 mg/l)	Labu III (2 mg/l)	Labu IV (3 mg/l)
1.	Larutan standar NO <sub>2</sub>	-	1 ml	2 ml	3 ml
2.	Larutan absorban NO <sub>2</sub>	10 ml	9 ml	8 ml	7 ml

Absorban larutan campuran I s/d IV dibaca dengan spektrophotometer pada panjang gelombang 575 nm.

c). Lain-lain

- (1) Kurva standar hanya berlaku untuk larutan absorbans yang dipakai, apabila digunakan larutan absorbans baru atau larutan berubah warna maka dibuat kurva standar yang baru.
- (2) Spektrophotometer yang digunakan harus dikalibrasikan dahulu.

7) Pembuatan grafik kurva standar sbb. :



8) Pembacaan sampel uji dengan spektrophotometer :

- a) Larutan absorban dalam impinger hasil sampling dimasukan ke dalam kuvet 10 ml.
- b) Ditambahkan aquabides sampai batas tanda, dicampur hingga homogen.
- c) Dibaca dengan spektrophotometer pada panjang gelombang 550 nm, dan hasil pembacaannya dicatat. ( X )

9) Pembacaan sampel uji pada kurva standar :

- a) Dari hasil pembacaan sampel uji (X) letakkan pada skala absorban.
- b) Tarik garis horizontal ke arah garis linier sejajar garis konsentrasi
- c) Tarik garis vertikal ke arah skala konsentrasi sejajar absorban.
- d) Titik pertemuan pada garis konsentrasi dibaca dan dicatat , misal ug NO2.

10) Perhitungan

Setelah didapat hasil konsentrasi sampel dari pembacaan kurva, kemudian hasilnya dibaca lagi dengan menggunakan rumus :

$$\frac{Y}{Q \times t} = \dots\dots\text{ug/m}^3$$

Keterangan :

Y = Hasil pembacaan pada kurva standar (Y) ug NO2

Q = Volume udara terhisap(liter/menit)

t = Waktu sampling (menit)

## b. Pengujian gas SO<sub>2</sub>

- 1). Metoda : Pararosanillin
- 2). Prinsip :  
SO<sub>2</sub> bereaksi dengan Kalium tetrachloromercurat (TCM) membentuk ion dichlorosulfitmercurat yang bereaksi dengan pararosanilin hydrochlori dalam HCL dan formaldehyde membentuk warna merah ungu.  
Intensitasnya dapat diukur menggunakan spektrophotometer pada panjang gelombang 575 nm.
- 3). Gangguan : Relatif tidak ada gangguan.
- 4). Peralatan & Bahan :
  - a) Peralatan : - Spektrophotometer
  - b) Bahan :
    - (1) Larutan Absorban SO<sub>2</sub>
    - (2) Asam sulfanilat
    - (3) Formaldehyde
    - (4) Larutan standar SO<sub>2</sub>
    - (5) Aquabides
- 5). Cara pembuatan absorban SO<sub>2</sub> :
  - a) Timbang masing-masing : 10,86 gr Hg CL<sub>2</sub>, 5,96 gr KCL, 0,066 gr EDTA
  - b) Masing-masing dilarutkan dalam 100 ml aquabidest bebas CO<sub>2</sub> sampai 1 Liter, atur pH 5,2.
  - c) Simpan dalam botol kaca warna gelap/coklat dan disimpan dalam refrigerator.
- 6) Pembuatan kurva standar : .
  - a. Larutan konsentrasi :  
Dibuat satu seri larutan standar SO<sub>2</sub> : 1,0 mg/l; 2,0 mg/l; 3,0 mg/l dari larutan standar baku NO<sub>2</sub> 100 mg/l.
  - b. Absorban :  
diambil 4 buah labu ukur 10 ml, masing-masing diisi bahan sbb. :

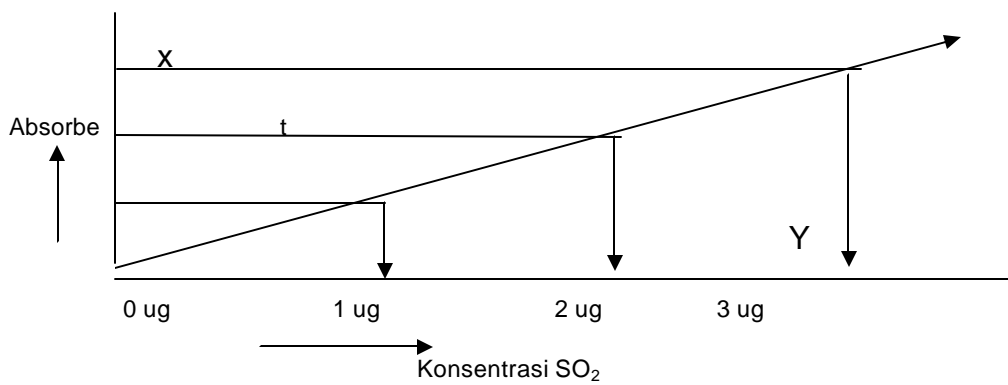
NO.	BAHAN	KONSENTRASI			
		Labu I (blanko)	Labu II (1 mg/l)	Labu III (2 mg/l)	Labu IV (3 mg/l)
1.	Larutan standar SO <sub>2</sub>	-	1 ml	2 ml	3 ml
2.	Larutan absorban SO <sub>2</sub>	10 ml	9 ml	8 ml	7 ml
3.	Asam sulfanilat 0,6%	1 ml	1 ml	1 ml	1 ml
4.	Formaldehyde 0,2 %	2 ml	2 ml	2 ml	2 ml
5.	Pararosanilin pro SO <sub>2</sub>	5 ml	5 ml	5 ml	5 ml
6.	Aquabidestt panas	7 ml	7 ml	7 ml	7 ml

Absorban larutan campuran I s/d IV dibaca dengan spektrophotometer pada panjang gelombang 575 nm.

c. Lain-lain :

- 1) Kurva standar hanya berlaku untuk larutan absorbans yang dipakai, apabila digunakan larutan absorbans baru atau larutan berubah warna maka dibuat kurva standar yang baru.
- 2) Spektrophotometer yang digunakan harus dikalibrasi dahulu.

7). Pembuatan kurva standar sbb.:



8). Pembacaan sampel uji dengan spektrophotometer :

- a) Larutan absorbans dalam impinger hasil sampling dimasukkan dalam labu ukur 25 ml.
- b) Ditambah 1 ml asam sulfanilat, dicampur ditambah 2 ml formaldehide, dicampur, ditambah 5 ml pararosanilin, dicampur, ditambah aquabidestt panas sampai batas tanda.
- c) Dicampur hingga homogen dan didiamkan selama 30 menit supaya bereaksi sempurna.
- d) Diambil 10 ml larutan sampel uji masukkan dalam kuvet yang bersih dan dibaca dengan spektrophotometer pada panjang gelombang 575 nm.
- e) Hasil dicatat, misalnya (X).

9) Pembacaan sampel uji pada kurva standar :

- a) Dari hasil pembacaan sampel uji (X) letakkan pada skala absorbans.
- b) Tarik garis horizontal ke arah garis linier sejajar garis konsentrasi
- c) Tarik garis vertikal ke arah skala konsentrasi sejajar absorbans.
- d) Titik pertemuan pada garis konsentrasi dibaca dan dicatat , misal Y ug SO<sub>2</sub>.

10) Perhitungan

Setelah didapat hasil konsentrasi sampel dari pembacaan kurva, kemudian hasilnya dibaca lagi dengan menggunakan rumus :

$$\frac{Y}{Q \times t} = \dots\dots\text{ug/m}^3$$

Keterangan :

Y = Hasil pembacaan pada kurva standar (Y) ug SO<sub>2</sub>

Q = Volume udara terhisap(liter/menit)

t = Waktu sampling (menit)

**c. Pengujian gas H<sub>2</sub>S**

1. Metoda : Braverman

2. Prinsip :

Ion sulfida bereaksi dengan N,N diethyl 1,4 phenylene diamine dan ferri chlorida akan membentuk metylene blue.

Intensitasnya dapat diukur menggunakan spektrophotometer pada panjang gelombang 760 nm.

3. Gangguan : Relatif tidak ada gangguan.

4. Peralatan & Bahan :

a. Peralatan : - Spektrophotometer

b. Bahan :

- Larutan Absorban H<sub>2</sub>S

- Larutan amin-N,N dimethyl 1,4 phenylene diamine

Larutan ferri chlorida

- Larutan standar H<sub>2</sub>S

- Aquabides

5. Cara pembuatan absorban H<sub>2</sub>S :

- Larutan 4,3 gr CdSO<sub>4</sub> dalam 100 ml aquabidest bebas CO<sub>2</sub>

- Larutkan 0,3 gr Na OH dalam 100 ml aquabidest bebas CO<sub>2</sub>

- Kedua larutan tadi dicampur jadi satu dan encerkan dengan aquabidest bebas CO<sub>2</sub> sampai 1 liter.

6. Pembuatan kurva standar : .

a. Larutan konsentrasi :

Dibuat satu seri larutan standar H<sub>2</sub>S : 1,0 mg/l; 2,0 mg/l; 3,0 mg/l dari larutan standar baku H<sub>2</sub>S 100 mg/l.

b. Absorban :

diambil 4 buah labu ukur 10 ml, masing-masing diisi bahan sbb. :

NO.	BAHAN	KONSENTRASI
-----	-------	-------------

		Labu I (blanko)	Labu II (1 mg/l)	Labu III (2 mg/l)	Labu IV (3 mg/l)
1.	Larutan standar H <sub>2</sub> S	-	1 ml	2 ml	3 ml
2.	Larutan amin	0,3 ml	0,3 ml	0,3 ml	0,3 ml
3.	Larutan ferri chlorida	1 tetes	1 tetes	1 tetes	1 tetes
4.	Larutan absorban H <sub>2</sub> S	25,0 ml	24,0 ml	23,0 ml	22,0 ml

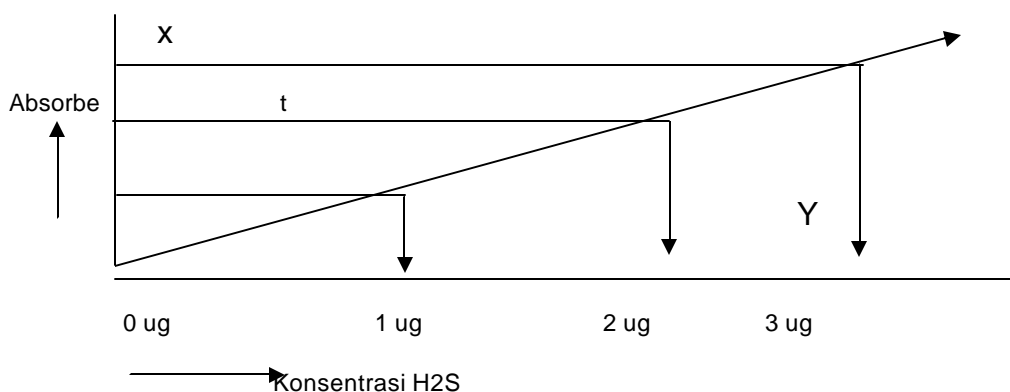
Absorban larutan campuran I s/d IV dibaca dengan spektrophotometer pada panjang gelombang 575 nm.

c. Lain-lain :

1) Kurva standar hanya berlaku untuk larutan absorban yang dipakai, apabila digunakan larutan absorban baru atau larutan berubah warna maka dibuat kurva standar yang baru.

2) Spektrophotometer yang digunakan harus dikalibrasi dahulu.

7) Pembuatan grafik kurva standar



8) Pembacaan sampel uji dengan spektrophotometer :

- Larutan absorban dalam impinger hasil sampling dimasukkan dalam labu ukur 25 ml.
- Ditambah 0,3 ml larutan amin.
- Dicampur ; ditambah 1 tetes larutan ferri chlorida, dicampur ; ditambah aquabidest panas sampai batas tanda ; dicampur hingga homogen dan didiamkan selama 30 menit supaya reaksi sempurna.
- Diambil 10 ml larutan sampel uji masukkan dalam kuvet yang bersih dan dibaca dengan spektrophotometer pada panjang gelombang 670 nm.
- Hasil dicatat, misalnya (X).

9) Pembacaan sampel uji pada kurva standar :

- Dari hasil pembacaan sampel uji (X) letakkan pada skala absorban.
- Tarik garis horizontal ke arah garis linier sejajar garis konsentrasi
- Tarik garis vertikal ke arah skala konsentrasi sejajar absorban.

- Titik pertemuan pada garis konsentrasi dibaca dan dicatat , misal Y mg/l H<sub>2</sub>S.

10) Perhitungan

Setelah didapat hasil konsentrasi sampel dari pembacaan kurva, kemudian hasilnya dibaca lagi dengan menggunakan rumus :

$$\frac{Y}{Q \times t} = \dots\dots\text{ug/m}^3$$

Keterangan :

Y = Hasil pembacaan pada kurva standar (Y) ug H<sub>2</sub>S

Q = Volume udara terhisap(liter/menit)

t = Waktu sampling (menit)

**d. Pengujian gas NH<sub>3</sub>**

- 1). Metoda : Nessler
- 2). Prinsip : Ion amonium dengan larutan nessler akan terbentuk senyawa kompleks berwarna kuning sampai coklat. Intensitasnya dapat diukur menggunakan spektrophotometer pada panjang gelombang 410 nm.
- 3). Gangguan : Relatif tidak ada gangguan.
- 4). Peralatan & Bahan :
  - a. Peralatan : - Spektrophotometer
  - b. Bahan : - Larutan Absorban NH<sub>3</sub>  
- Larutan Nessler  
- Larutan standar NH<sub>3</sub>  
- Aquabides
- 5). Cara pembuatan absorban NH<sub>3</sub> :
  - a. Encerkan larutan H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> pekat dengan aquabidest hingga kepekatannya menjadi 0,0005 N, dengan cara sebagai berikut :
    - H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> pekat (36 N) diencerkan dengan aquabidest hingga menjadi 4 N (pengenceran 9 X).
    - H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 4 N diencerkan lagi dengan aquabidest hingga menjadi 0,1 N (pengenceran 40 X).
    - H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0,1 N diencerkan lagi dengan aquabidest hingga menjadi 0,05 N (pengenceran 100 X).
    - H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0,05 N diencerkan lagi dengan aquabidest hingga menjadi 0,0005 N (pengenceran 100 X).
    - Kemudian disimpan dalam botol warna gelap/coklat.



6). Pembuatan kurva standar :

a. Larutan konsentrasi :

Dibuat satu seri larutan standar NH<sub>3</sub> : 1,0 mg/l; 2,0 mg/l; 3,0 mg/l dari larutan standar baku NO<sub>2</sub> 100 mg/l.

b. Absorban :

diambil 4 buah labu ukur 10 ml, masing-masing diisi bahan sbb. :

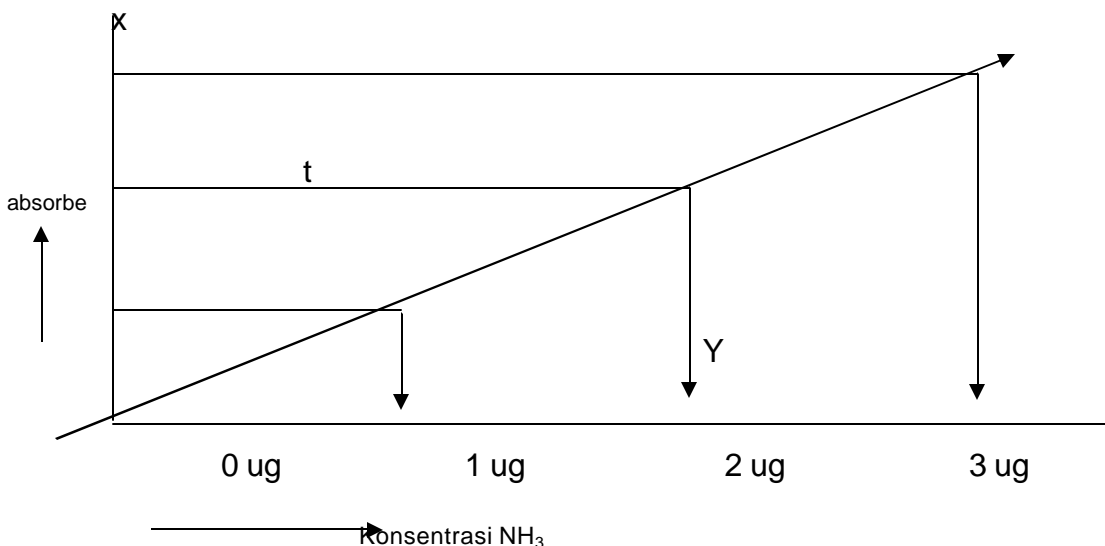
NO.	BAHAN	KONSENTRASI			
		Labu I (blanko)	Labu II (1 mg/l)	Labu III (2 mg/l)	Labu IV (3 mg/l)
1.	Larutan standar NH <sub>3</sub>	-	1 ml	2 ml	3 ml
2.	Larutan absorban NH <sub>3</sub>	10 ml	9 ml	8 ml	7 ml
3.	Larutan Nessler	0,5 ml	0,5 ml	0,5 ml	0,5 ml
4.	Aquabidest bebas NH <sub>3</sub>	14,5 ml	14,5 ml	14,5 ml	14,5 ml

Absorban larutan campuran I s/d IV dibaca spektrophotometer pada panjang gelombang 410 nm.

c. Lain-lain :

- ✍ Kurva standar hanya berlaku untuk larutan absorban yang dipakai, apabila digunakan larutan absorban baru atau larutan berubah warna maka dibuat kurva standar yang baru.
- ✍ Spektrophotometer yang digunakan harus dikalibrasi dahulu.

7) Pembuatan grafik kurva standar



8) Pembacaan sampel uji dengan spektrophotometer :

- Larutan absorban dalam impinger hasil sampling dimasukkan dalam labu ukur 25 ml.
- Ditambah 0,5 ml larutan Nessler.
- Dicampur, ditambah aquabidest bebas NH<sub>3</sub> sampai batas tanda, dicampur hingga homogen dan didiamkan selama 10 menit supaya bereaksi sempurna.
- Diambil 10 ml larutan sampel uji masukkan dalam kuvet yang bersih dan dibaca dengan spektrophotometer pada panjang gelombang 410 nm.
- Hasil dicatat, misalnya (X).

9). Pembacaan sampel uji pada kurva standar :

- Dari hasil pembacaan sampel uji (X) letakkan pada skala absorban.
- Tarik garis horizontal ke arah garis linier sejajar garis konsentrasi
- Tarik garis vertikal ke arah skala konsentrasi sejajar absorban.
- Titik pertemuan pada garis konsentrasi dibaca dan dicatat , misal Y mg/l NH<sub>3</sub>.

10) Perhitungan

Setelah didapat hasil konsentrasi sampel dari pembacaan kurva, kemudian hasilnya dibaca lagi dengan menggunakan rumus :

$$\frac{Y}{Q \times t} = \dots\dots\text{ug/m}^3$$

Keterangan :

Y = Hasil pembacaan pada kurva standar (Y) ug NH<sub>3</sub>

Q = Volume udara terhisap(liter/menit)

t = Waktu sampling (menit)

#### **e. Cara pengoperasian spektrophotometer**

- Tekan tombol ON / OFF
- Pilih panjang gelombang pada 500 nm.
- Atur agar tampilan pada display 100 T dan 0,00 A pada saat ruang sampel kosong.
- Letakkan filter "D" (Dyadimium) pada cell holder.
- Tutup penutup sampel, geser cel ke tempat sampel tepat pada lintasan cahaya.
- Perbesar nilai panjang gelombang dari 500 nm ke 540 nm.
- Nilai minimum pada tampilan akan tercapai pada panjang gelombang 529 nm.
- Letakkan cuvet pada cel holder, kemudian tutup tempat penutup sampel.
- Pilih panjang gelombang yang sesuai dengan sampel yang akan dianalisa.

- Pilih Transmittance ( T ), absorbance ( A ) atau Concentration ( C ) dengan memutar tombol TACF sesuai dengan parameter yang diinginkan.
- Catat nilai yang tampak pada display.
- Jika sudah selesai keluarkan cuvet dari cel holde, spektrophotometer siap digunakan untuk pemeriksaan sampel berikutnya.

### III. PROSEDUR PENGAMBILAN SAMPEL MIKROBIOLOGI

#### 1. Lokasi pengambilan sampel

- a. Ruang operasi
- b. Ruang perawatan
- c. Ruang isolasi
- d. Ruang cuci
- e. Dapur

#### 2. Titik pengambilan sampel

Jumlah titik Sampel minimal sebesar 10% dari jumlah masing-masing ruangan.

#### 3. Waktu pengambilan sampel

- a. Ruang operasi dilakukan menjelang operasi ( ruangan siap digunakan ).
- b. Ruang perawatan dan isolasi dilakukan setelah dilakukan pembersihan ruangan

#### 4. Cara pengambilan sampel

- a. Nama alat : Mikrobiologi Air Sampler
- b. Persiapan, pengoperasian alat dan metode analisis

##### 1). Metode Agar

- a). Persiapan
  - Lakukan uji fungsi alat
  - Lepas kipas dan pelindungnya lalu bungkus dengan kertas, sterilkan dalam autoclave dengan suhu 121°C selama 15 menit atau dengan sterilisasi kering dengan suhu 70°C selama 1 jam.
  - Badan alat didesinfeksi dengan menggunakan alkohol 70% atau desinfektan lainnya.
  - Pasang battery pada alat atau adaptor.
  - Pasang kembali kipas dan pelindung pada badan alat.
  - Atur waktu sesuai dengan lama pengambilan sampel yang direncanakan antara lain : ruang operasi dan ruang isolasi = 4 menit, ruang perawatan = 2 menit
  - Pasang alat pada piring penyangga / Tripod.
  - Siapkan agar strip (media agar)

b). Cara pengambilan sampel

- Tempatkan alat pada titik Pengambilan sampel
- Lepaskan media agar strip dari kemasannya dan segera pasang pada tempatnya (pelindung kipas) dengan posisi permukaan agar strip mengarah ke kipas.
- Hidupkan alat .
- Tekan tombol start pada remote starter (jarak petugas dengan alat minimal 3 meter) tinggalkan ruangan apabila alat sedang beroperasi.
- Alat akan berhenti secara otomatis sesuai dengan pengaturan waktu.
- Petugas segera masuk dan matikan alat .
- Lepaskan media agar strip dari tempatnya dan masukkan kembali pada kemasannya, tutup rapat dan disegel.
- Beri keterangan atau label seperlunya antara lain : waktu pengambilan, lokasi/tempat, lama pengambilan sampel dan nama petugas.
- Amankan agar strip tersebut dengan cara sbb :
  - \* Lapsi agar strip dengan aluminium foil
  - \* Simpan pada cool box (kotak pendingin) dengan suhu 4 – 10°C

c). Metode analisis

(1) Persiapan

- Masukkan agar strip pada incubator dengan suhu 30-35°C dan selama 24 jam (bila 24 jam tidak ada pertumbuhan kuman, pembiakan 24 jam lagi).
- Setelah waktu pembiakan kuman selesai, jumlah koloni kuman yang tumbuh dihitung dengan menggunakan *Colony Counter*.

(2) Cara menghitung angka koloni kuman pada media agar :

- Hidupkan *Colony Counter*
- Tempatkan media agar dengan posisi terbalik pada display dan hidupkan lampu
- Pasang kabel detector pada *coloni counter*.
- Hidupkan kalkulator
- Hitung koloni kuman yang tumbuh dengan cara menekan ujung detektor pada agar strip.
- Jumlah koloni kuman yang terbentuk pada agar strip dapat dibaca pada kalkulator.

(3) Menghitung jumlah koloni kuman, gunakan rumus :

$$KK/ m^3 = \frac{\text{koloni kuman pada agar strip}}{40 \text{ lt} \times \text{waktu (menit)}} \times 1000 \text{ liter}$$

Keterangan :

KK = Jumlah Koloni kuman yang terbentuk  
 40 ltr = kemampuan alat untuk menghisap udara selama 1 menit adalah sebanyak 40 liter.

**2). Metode Tuang (Pour Plate).**

a). Persiapan

- Periksa battery melalui indikator flowrate (tingkat akhir) 2,0 Lpm (liter/menit) apabila indikator kisaran naik turun 0,2 Lpm perlu diganti battery
- Isi impinger dengan larutan fisiologis NaCl 0,9% sebanyak 10 ml.
- Tutup tabung impinger dengan rapat jangan sampai terdapat gelembung.
- Sterilisasi tabung impinger yang sudah berisi reagen penyerap dengan sterilisasi basah pada suhu 121<sup>0</sup>C, selama 15 menit
- Tempatkan impinger pada badan alat.

b). Pelaksanaan

- Impinger yang telah berisi larutan fisiologis NaCl 0,9% dihubungkan dengan flow meter
- Hidupkan alat dan atur flow meter 1-2 lpm.
- Baca dan catat flowmeter pada skala indikator.
- Lakukan pengambilan sampel selama 15 – 30 menit, sesuai dengan kondisi kebersihan ruang.
- Matikan alat dan lepaskan impinger dari badan alat.
- Masukkan sampel dalam cool box dan dikirim ke laboratorium.

c) Metode analisis

- Siapkan 5 petridish steril.
- tuangkan sampel ke dalam 4 petridis steril masing-masing 1 ml
- pada petridis ke 5 digunakan sebagai kontrol (tanpa sampel).
- pada ke 5 petridis masing-masing tuangkan media agar (Plate Count Agar) sebanyak 10 - 15 ml dalam suhu 46 – 50<sup>0</sup>C.
- goyangkan ke 5 petridis secara perlahan agar bercampur merata.
- Diamkan petridish yang berisi sampel sampai membeku. Kemudian masukan kedalam inkubator pada suhu 35<sup>0</sup>C selama + 24 - 48 jam dengan posisi petridis terbalik.
- Koloni yang tumbuh dihitung pada *Coloni Counter*.

Perhitungan :

$$R \text{ (koloni/ml)} = \frac{(a-e) + (b-e) + (c-e) + (d-e)}{4}$$

$$JK = \frac{R \times V \times 1000/M^3}{\text{-----}}$$

$Q \times t$

Keterangan :

- JK = Jumlah Kuman
- R = Jumlah koloni rata-rata
- V = larutan fisiologis (ml)
- Q = Debit aliran udara (L/menit)
- t = Lamanya waktu pengambilan sampel (menit)
- a-d = Jumlah kuman di petridis a,b,c dan d
- e = Jumlah kuman pada petridis e (kontrol)

**MENTERI KESEHATAN,**

**Dr. Achmad Sujudi**