

LAPORAN PRAKTIKUM 03
pH METER DAN PERSIAPAN LARUTAN PENYANGGA

Nama : Juwita (127008003)
Herviani Sari (127008008)

Tanggal Praktikum: 4 Oktober 2012

Tujuan Praktikum:

1. Memahami prinsip dasar larutan buffer
2. Memahami dan mampu menggunakan pH meter
3. Memahami dan mampu membuat buffer fosfat dengan cara titrasi larutan asam dan basa sampai mencapai pH yang diinginkan
4. Memahami membuat larutan pengenceran dengan menggunakan stok glukosa
5. Mampu membuat dan interpretasi grafik

Alat dan Bahan:

Stel dan klem	Pipet Mohr	Aquadest	0,25 M NaH_2PO_4
Kertas timbangan	Pipet otomatis	Tabung reaksi	0,25 M Na_2HPO_4
pH meter	Pipet tetes	Rak tabung	Larutan 5% glukosa
Reagensia Benedict	Otomatik stirrer	Spidol	Water bath

PERSIAPAN BUFFER DAN TITRASI

Ukuran pH 0,25 M larutan natrium monohidrogen fosfat (Na_2HPO_4) yang dibuat minggu lalu.

$$\text{pH} = 8,42$$

Ukuran pH 0,25 M larutan natrium dihidrogen fosfat (NaH_2PO_4) yang dibuat minggu lalu.

$$\text{pH} = 4,27$$

Cara kerja Persiapan Buffer Fosfat melalui Titiasi:

- Sediakan beaker glass 100 ml, isi dengan larutan Na_2HPO_4 sebanyak 40 ml. Masukkan magnet ke dalam beaker dan letakkan beaker di atas otomatis stirrer (kecepatan pelan). Masukkan temperatur probe kedalam beaker, jepitkan elektroda pada klem yang punya statif, jangan sampai elektroda pH meter mengenai magnet yang berputar.
- Lihat pH pada *readout* pH meter, catat pH awal.
- Tambahkan **500 μl** larutan natrium fosfat dihidrogen (NaH_2PO_4) dengan pipet otomatis, tunggu sekitar 5 detik dan ukur pHnya lagi. Titiasi dengan larutan natrium dihidrogen fosfat (NaH_2PO_4), dan diulang beberapa kali (setiap titiasi sebanyak 500 μl) sampai tercapai pH 7,5 (pada kali ke-5). Akhirnya volume NaH_2PO_4 yang dipakai sebesar 2,5 ml.

Siapkan ~ 75mL 0,125M buffer fosfat pH tertentu (7,5) pada $28,2^\circ\text{C}$ (temperatur ruangan) dari larutan stok (0,25M) Na_2HPO_4 dan larutan stok (0,25M) NaH_2PO_4 .

- ✓ Volume Na_2HPO_4 yang dipakai = 40 ml
- ✓ Volume NaH_2PO_4 yang dipakai = 2,5 ml

Caranya supaya dapat konsentrasi 0.125M buffer fosfat (pH=7,5)?

$$C_1 \cdot V_1 = C_2 \cdot V_2$$

$$0,25\text{M} \cdot (40 + 2,5) \text{ ml} = 0,125\text{M} \cdot V_2$$

$$V_2 = 85 \text{ ml}$$

Catatan demonstrasi penggunaan pH meter:

1. Larutan yang akan diukur ditempatkan dalam beaker glass, usahakan volumenya cukup agar magnet yang akan digunakan tidak bersentuhan dengan ujung pH meter.
2. Ujung pH meter dicuci bersih dengan akuades sebelum dan sesudah pembacaan agar terhindar dari kontaminasi larutan KCl pekat pada bahan titiasi dan juga kontaminasi KCl dengan bahan yang dititiasi.
3. Tekan tombol **ON**, lalu lihat hasil pengukuran, tunggu sebentar sampai angka ditunjukkan di layar pH meter benar.

4. Lakukan titrasi dengan larutan asam/basa, magnet tetap digunakan dengan putaran pelan agar larutan dapat tercampur homogen, dan setiap titrasi yang dilakukan diukur pH nya.
5. Perhatikan perubahan nilai pH sampai pH yang diinginkan tercapai.



Gambar 1. Pembuatan buffer fosfat

Tabel 1 Data Penambahan NaH_2PO_4 hingga larutan Na_2HPO_4 pH berubah menjadi 7,5

Volume	0	0,5	1	1,5	2	1,5
pH	8,42	8,01	7,81	7,67	7,54	7,5



Tabel 2: Ringkasan hasil pembuatan buffer fosfat

pH bertujuan	Volume 0,25 M Na ₂ HPO ₄	Volume 0,25 M NaH ₂ PO ₄	Volume 0,125 M buffer fosfat yang disiapkan
6,3	40 ml	31 ml	142 ml
6,8	40 ml	8 ml	96 ml
7,0	35 ml	11 ml	92 ml
7,5	40 ml	2,5 ml	85 ml
7,8	40 ml	1 ml	82 ml

Latihan Pengenceran :

1. 1 : 10 glukosa 5%

- Tabung 1 : 0,2 ml larutan glukosa 5% + 1,8 ml aquadest

2. 2 : 3 glukosa 5%

- Tabung 2 : 0,8 ml larutan glukosa 5% + 1,2 ml aquadest

3. Pengenceran serial 0,1X, 0,01X, dan 0,001X glukosa 5%

- Tabung 3 (0,1X) : 0,2 ml larutan glukosa 5% + 1,8 ml aquadest
- Tabung 4 (0,01X) : 0,2 ml larutan 0,1X glukosa 5% + 1,8 ml aquadest
- Tabung 5 (0,001X) : 0,2 ml larutan 0,01X glukosa 5% + 1,8 ml aquadest

4. Pengenceran serial 0,3X, 0,03X, dan 0,003X glukosa 5%

- Tabung 6 (0,3X) : 0,67 ml larutan glukosa 5% + 1,33 ml aquadest
- Tabung 7 (0,03X) : 0,2 ml larutan 0,3X glukosa 5% + 1,8 ml aquadest
- Tabung 8 (0,003X) : 0,2 ml larutan 0,03X glukosa 5% + 1,8 ml aquadest

5. Pengenceran serial pada faktor 2, 4, 8, dan 16 glukosa 5%

- Tabung 9 : 1 ml larutan glukosa 5% + 1 ml aquadest
- Tabung 10 : 0,5 ml larutan glukosa 5% + 1,5 ml aquadest
- Tabung 11 : 0,25 ml larutan glukosa 5% + 1,75 ml aquadest
- Tabung 12 : 0,125 ml larutan glukosa 5% + 1,875 ml aquadest

Pemeriksaan pengenceran dengan Reaksi Benedict.

Kita menggunakan uji benedict untuk memeriksa pengenceran yang telah dilakukan.

Pemeriksaan ini dilakukan dengan cara :

- Sediakan 12 tabung reaksi dan diberi tanda (nomor)
- Isi 5 ml larutan benedict pada masing-masing tabung.
- Kemudian masing-masing tabung ditambahkan **8 tetes** larutan glukosa yang telah diencerkan.
- Setelah itu diaduk hingga tercampur, kemudian panaskan dengan air mendidih selama 5 menit.
- Setelah itu diamkan dan amati hasil reaksinya



Gambar 2. Larutan benedict yang sudah di tetesi larutan glukosa yang diencerkan dan di panaskan di waterbath

Tabel 2. Hasil pengenceran stok glukosa

Tabung	Pengenceran 5% glukosa	Konsentrasi yang diprediksikan	Hasil pemeriksaan Benedict (warna)	Interpretasi hasil sesuai atau tidak dengan konsentrasi yang di prediksikan?
1	1 : 10	0,45 %	+++	Tidak sesuai
2	2 : 3	2 %	++++	Sesuai
3	0,1X	0,5 %	++	Sesuai
4	0,01X	0,05 %	+	Sesuai
5	0,001X	0,005 %	Negatif (-)	Sesuai
6	0,3X	1,675 %	+++	Sesuai
7	0,03X	0,1675 %	++	Tidak sesuai
8	0,003X	0,01675 %	Negatif (-)	Sesuai
9	Faktor 2	2,5 %	++++	Sesuai
10	Faktor 4	1,25 %	+++	Sesuai
11	Faktor 8	0,625 %	++	Sesuai
12	Faktor 16	0,3125 %	+	Sesuai

Interpretasi:

Warna	Penilaian	Kadar karbohidrat (khusus reaksi Benedict)
Biru jernih	negatif	0
Hijau atau kuning hijau	+	< 0,5%
Kuning atau kuning kehijauan	++	0,5 – 1,0%
Jingga	+++	1,0 – 2,0%
Merah (ada endapan)	++++	>2,0%

Kesimpulan

1. Pada pembuatan larutan buffer, ketepatan dalam penggunaan alat-alat sangat diperlukan agar hasil yang diperoleh lebih akurat.
2. Pada pembuatan larutan buffer, keakurasian dalam penetesan tiap ml dari larutan NaH_2PO_4 sangat mempengaruhi perubahan pH-nya.
3. Reagensi benedict digunakan untuk melihat adanya gula monosakarida dalam cairan, sehingga dalam praktikum terlihat pada larutan dengan konsentrasi glukosa yang

pekat larutan berubah menjadi merah dan ada endapan. Hal ini menunjukkan adanya gula monosakarida dalam larutan tersebut.

4. Semakin encer larutannya maka semakin kecil konsentrasinya dan tidak terlihat perubahannya pada saat ditambahkan dengan reagensi benedict.
5. Pada latihan pengenceran glukosa ditemukan beberapa ketidak sesuaian hasil dengan interpretasi yang diharapkan. Hal ini karena pada saat praktikum, pipet mohr tidak dicuci dahulu dengan aquades sebelum di gunakan untuk tabung yang lain, sehingga konsentrasinya bercampur.
6. Ketidak sesuaian yang terjadi juga dimungkinkan karena pengocokan larutan yang tidak sempurna.

Saran

- ✓ Sebaiknya kesiapan alat-alat yang akan digunakan sebelum praktikum diperhatikan, sehingga praktikum bisa berjalan dengan lancar.
- ✓ Sebaiknya menggunakan alat volumetric yang lebih gampang and akurat, sehingga hasil praktikum minim dari kesalahan teknis.
- ✓ Sebaiknya praktikan mempelajari terlebih dahulu prosedur kerja yang akan dilakukan, sehingga dapat melakukan praktikum dengan baik.