**BAKTERI ENDOFIT KULIT BATANG DAN BUNGA TANAMAN CENGKEH (*Syzygium aromaticum L.*) DAN KEMAMPUANNYA SEBAGAI ANTIBAKTERI**

**ENDOPHYTIC BACTERIA OF BARK AND FLOWERS OF CLOVES PLANT (SYZYGIUM AROMATICUM) AND THEIR CAPABILITY AN ANTIBACTERIAL AGENT**

**Citra Sepriana, Dwi Soelistya Dyah Jekti, Lalu Zulkifli**

**Program Studi Magister Pendidikan IPA Universitas Mataram**

[**citra.sepriana@gmail.com**](mailto:citra.sepriana@gmail.com)

**ABSTRAK**

Penelitian ini dilakukan untuk mengetahui kemampuan isolat bakteri endofit kulit batang dan bunga tanaman cengkeh untuk menghambat pertumbuhan bakteri *Streptococcus mutans, Staphylococcus aureus, Klebsiella pneumoniae* dan *Escherichia coli* dan mengidentifikasi jenis bakteri endofit yang memiliki daya hambat. Tahapan penelitian ini adalah melakukan isolasi bakteri endofit, uji daya hambat, uji biokimia, dan melakukan identifikasi molekuler 16S rRNA. Isolasi bakteri endofit menghasilkan 29 isolat dari kulit batang tanaman cengkeh, 6 isolat memiliki daya hambat terhadap bakteri *S. aureus* dan 3 isolat menghambat bakteri *S. mutans* dan *S. aureus*. Isolasi bakteri endofit dari bunga tanaman cengkeh menghasilkan 5 isolat, 4 isolat memiliki daya hambat terhadap bakteri *S. aureus*. Berdasarkan identifikasi molekuler dengan 16S rRNA, isolat bakteri endofit kulit batang tanaman cengkeh yang memiliki daya hambat berkerabat dengan *Bacillus amyloliquefasiens* dan *Bacillus cereus* JL*.* Isolat bakteri endofit bunga tanaman cengkeh berkerabat dengan *Bacillus amyloliquefasiens* MPA 1034*, Staphylococcus epidermidis* dan *Bacillus cereus* JL*.*

Kata kunci: kulit batang dan bunga tanaman cengkeh, bakteri endofit, identifikasi molekuler.

**ABSTRACT**

This research was conducted to find out the capabilities of endophytic bacteria isolated from bark and flowers of the clove plants in inhibiting the growth of bacteria *Streptococcus mutans*, *Staphylococcus aureus*, *Klebsiella pneumoniae* and *Escherichia coli* and to identify endophytic bacteria that potensial to produce an antibacterial. Stages of this research include the isolation of endophytic bacteria, antibacterial test, biochemical test, and molecular identification based on 16 S rRNA. It was obtained about 29 isolates from bark of the cloves plants in which 6 of them isolates inhibited bacterial *S. aureus* and 3 isolates inhibited bacterial *S. aureus* and *S. mutans*. Isolates of endophytic bacterial of clove plants flower produce 5 isolates, 4 isolate inhibited the bacteria *S. aureus*. Based on 16S rRNA molecular identification, isolates of endophytic bacterial of cloves plants bark which have inhibitory is closely related to *Bacillus cereus* JL and *Bacillus amyloliquefasiens*. Endophytic bacterial isolates of clove plants flower which have inhibitory closely related to *Bacillus amyloliquefasiens,*  *Staphylococcus epidermidis* 1034 MPA and *Bacillus cereus* JL.

Key words: bark and flowers of the cloves, endophytic bacterial, molecular identification

**PENDAHULUAN**

Sejak dahulu manusia telah memanfaatkan bahan alam sebagai bahan obat. Saat ini, meskipun teknologi dan ilmu pengetahuan telah maju serta banyak dihasilkan obat-obatan sintetik, ternyata masyarakat masih menggunakan obat-obat tradisional. Hal ini disebabkan selain karena harganya terjangkau, pengobatan dengan cara tradisional kurang menimbulkan efek samping dibandingkan dengan obat-obatan sintetik (Selviana, 2009).

Salah satu bahan dari alam berupa tanaman obat tradisional yang banyak dimanfaatkan di Indonesia adalah cengkeh (*Syzygium aromaticum*). Cengkeh sejak lama digunakan dalam industri makanan, minuman, dan obat-obatan tradisional. Tanaman cengkeh memiliki kandungan minyak yang cukup tinggi dan mempunyai sifat khas karena semua bagiannya mulai dari akar, batang, daun, sampai dengan bunganya mengandung minyak atsiri (Kumala dan Indriani, 2008).

Minyak cengkeh merupakan ekstrak tanaman cengkeh yang memiliki bahan antimikroba alami. Minyak cengkeh mengandung *eugenol, caryophyllene, eugenol acetate*, dan *alpha humelene*. Komponen utama dan bahan aktif dalam minyak cengkeh ialah eugenol (Ayoola *et al*., 2008). Penelitian Andries *et al*., (2014) menunjukkan bahwa ekstrak cengkeh memiliki efek antibakteri dalam menghambat pertumbuhan bakteri *Streptococcus mutan.*

Bakteri endofit memiliki kemampuan menghasilkan senyawa aktif. Umumnya senyawa aktif diperoleh dengan mengekstraksi tanaman, khususnya tanaman obat. Untuk memperoleh senyawa aktif dari tanaman dibutuhkan waktu dan proses yang lebih rumit dibandingkan jika mengekstraksi senyawa dari bakteri (Purwanto *et al*., 2014). Besar kemungkinan bakteri endofit yang menetap pada tanaman tersebut memiliki kemampuan untuk mensintesis senyawa antibakteri yang sama seperti tanaman inangnya (Kusumawati *et al.,* 2014).

Interaksi antara mikroba dengan tanaman inangnya melibatkan transfer materi genetik. Hal ini berdasarkan fakta bahwa zat-zat bioaktif langka yang dihasilkan oleh tanaman tertentu, dihasilkan pula oleh mikroba endofit yang hidup di dalamnya (Strobel, 2002). Pada penelitian ini akan dilakukan isolasi bakteri endofit dari kulit batang dan bunga tanaman cengkeh, uji daya hambat terhadap bakteri isolat klinik dan identifikasi terhadap bakteri endofit yang mampu menghambat bakteri isolat klinik.

**BAHAN DAN METODE**

Penelitian ini dilaksanakan pada bulan Maret - November 2016 di Laboratorium Mikrobiologi FKIP Universitas Mataram dan Laboratorium Unit Riset Biomedik RSUD Provinsi Nusa Tenggara Barat. Sampel kulit batang dan bunga tanaman cengkeh diperoleh di Desa Endut Kecamatan Lingsar Lombok Barat.

**Isolasi bakteri endofit**

Sampel kulit batang yang telah dipotong disterilisasi dengan direndam dalam alkohol 70%, NaOCl 4%, dan dibilas dengan aquades. Potongan sampel yang sudah disterilisasi ditanam dalam media TSA, dan diinkubasi pada suhu 32oC. Isolat bakteri endofit yang tumbuh dimurnikan (Desriani *et al*., 2014).

Isolasi bakteri endofit dari bunga tanaman cengkeh dilakukan dengan metode pengenceran bertingkat Zinniel *et al.,* (2002) sampel disterilisasi permukaannya dengan alkohol 70%, larutan NaOCl 4%, dan dicuci dengan aquades. Bunga yang sudah steril dihaluskan menggunakan mortal steril dan ditambahkan 9 ml NaCl 0,9% steril, kemudian dikocok hingga homogen dan dilakukan pengenceran secara berseri sampai 10- 3. Sebanyak 0,1 ml dari setiap pengenceran diinokulasikan pada media TSA.

**Uji daya hambat bakteri endofit**

Isolat bakteri endofit diinokulasi ke dalam medium NB, diinkubasi pada suhu 320C sambil digoyang selama 48 jam, dan disentrifugasi pada 5000 g selama 30 menit sehingga dihasilkan supernatan. Bakteri uji yang digunakan ada 4 jenis bakteri yaitu *Streptococcus mutan, Staphylococcus aureus, Escherichia coli* dan *Klebsiella pneumoniae*. Bakteri uji dibuat pengenceran menggunakan NaCl 0,9% dan kekeruhannya distandarisasi dengan CFU 105. Uji daya hambat dilakukan dengan metode sumuran pada media MHA, kontrol positif menggunakan *ciprofloxacin* dan kontrol negatif aquades (Prayoga, 2013).

**Uji biokimia**

Uji biokimia pada penelitian ini meliputi uji TSI (*Triple Sugar Iron*)*,* uji Simmon citrat*,* uji hidrolisis urea, uji motilitas, uji karbohidrat (Glukosa, Sukrosa, Laktosa, Maltosa, Manitol), uji indol, uji katalase, uji hidrolisis pati, uji metal red, dan uji voges proskauer.

**Identifikasi molekuler isolat bakteri endofit**

Ekstraksi DNAdilakukan dengan menambahkan 2 ose isolat bakteri endofit dalam 200 µl DNAzol, dikocok kuat sebanyak 10 kali, ditambahkan etanol 100% sebanyak 100 µl. Larutan bakteri endofit tadi disentrifugasi pada 12.000 g selama 5 menit. Pelet hasil sentrifugasi ditambahkan etanol 80% sebanyak 200 µl kemudian disentrifugasi pada 9000 g selama 3 menit (dilakukan 2 kali). Hasil sentrifugasi (pellet) ditambahkan aquades 50 µl dan disimpan pada -20oC sampai saat digunakan.

Amplifikasi gen 16S rRNAdilakukanmenggunakan primer 63f (5’-CAG GCCTAA CACATG CAA GTC-3’) dan 1387r (5’-GGG CGG WGT GTA CAAGGC-3’) (Marchesi *et al*., 1998). Amplifikasi DNA dilakukan alat PCR My Cycler (Bio Rad). Kondisi awal (*pre*) PCR diatur pada suhu 94oC selama 5 menit, selanjutnya diikuti dengan 35 siklus PCR yang terdiri dari *denaturasi* pada suhu 94oC selama 30 detik, *annealing* pada suhu 55oC selama 30 detik dan *extention* pada suhu 72oC selama 45 detik, setelah 35 siklus terlampaui, dilakukan p*ost* PCR pada suhu 72oC selama 5 menit dan di simpan pada suhu 20oC (Aris *et al.*, 2013).

Elektroforesis dilakukan pada 2% gel agarose dengan tegangan 100 V dan kuat arus sebesar 400 A selama 30 menit. Marker yang di pakai adalah 100 bp DNA Ladder (Invitrogen). Hasil elektroforesis difoto menggunakan alat Bio Rad (Aris *et al.*, 2013).

Produk PCR selanjutnya disekuensing di 1stBase Malaysia melalui PT Genetika Science Jakarta. Data sekuen DNA yang diperoleh di analisis menggunakan software Bioedit dan MEGA 6, hasilnya dibandingkan dengan sekuen yang ada pada *GenBank* yang terdapat pada situs NCBI (<http://www.ncbi.nlm.nih.gov>).

**HASIL DAN PEMBAHASAN**

**Bakteri endofit hasil isolasi**

Bakteri endofit yang berhasil diisolasi dari tanaman cengkeh adalah 29 isolat dari kulit batang tanaman cengkeh dan 5 isolat dari bunga tanaman cengkeh. Isolat bakteri endofit yang diperoleh kemudian dilakukan uji daya hambat (uji aktivitas antibakteri).

**Aktivitas daya hambat bakteri endofit**

Hasil penelitian uji daya hambat isolat bakteri endofit dari kulit batang tanaman cengkeh (KC) menunjukkan bahwa dari 29 isolat bakteri endofit ada 3 isolat (KC1, KC3 dan KC10) yang memiliki daya hambat terhadap bakteri uji *S. mutan* dan *S. aureus,* 6 isolat (KC2, KC5, KC6, KC7, KC8, KC9) memiliki daya hambat terhadap bakteri uji *S. aureus* (Tabel 1). Sedangkan isolat bakteri endofit bunga tanaman cengkeh dari 5 isolat bakteri endofit ada 4 isolat (BC1, BC2, BC3, BC4) yang memiliki aktivitas daya hambat terhadap *S. aureus* (Tabel 2).

**Tabel 1.** Hasil pengukuran diameter zona hambat bakteri endofit kulit batang tanaman cengkeh

|  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **No** | **Isolat bakteri endofit** | **Rata-rata diameter zona hambat (mm)** | | | |
| ***Streptococcus mutan*** | ***Staphylococcus aureus*** | ***Escherichia coli*** | ***Klebsiella pneumoniae*** |
| 1 | KC 1 | 13.5 | 17.3 | - | - |
| 2 | KC 2 | - | 12.6 | - | - |
| 3 | KC 3 | 12.6 | 13.6 | - | - |
| 4 | KC 5 | - | 14.5 | - | - |
| 5 | KC 6 | - | 13.8 | - | - |
| 6 | KC 7 | - | 12.6 | - | - |
| 7 | KC 8 | - | 12.6 | - | - |
| 8 | KC 9 |  | 15.5 | - | - |
| 9 | KC 10 | 13.6 | 15.8 | - | - |
| 10 | Kontrol + | 26.6 | 28 | 34.6 | 26.6 |
| 11 | Kontrol - | - | - | - | - |

Keterangan: KC = isolat bakteri endofit kulit batang tanaman cengkeh

Kontrol positif (+) = *ciprofloxacin*

Kontrol negatif (-) = aquades

**Tabel 2.** Hasil pengukuran diameter zona hambat bakteri endofit bunga tanaman cengkeh

|  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **NO** | **Isolat bakteri endofit** | **Rata-rata diameter zona hambat (mm)** | | | |
| ***Streptococcus mutan*** | ***Staphylococcus aureus*** | ***Eschericia coli*** | ***Klebsiella pneumoniae*** |
| 1 | BC 1 | - | 13.8 | - | - |
| 2 | BC 2 | - | 14.3 | - | - |
| 3 | BC 3 | - | 11 | - | - |
| 4 | BC 4 | - | 14 | - | - |
| 5 | Kontrol + | 25.3 | 27.6 | 34.6 | 26.6 |
| 6 | Kontrol - | - | - | - | - |

Keterangan: BC = isolat bakteri endofit bunga cengkeh

Kontrol positif (+) = *ciprofloxacin*

Kontrol negatif (-) = aquades

Daya hambat yang terbentuk menunjukkan adanya pengaruh dari senyawa metabolit sekunder yang dihasilkan oleh bakteri endofit yang berasal dari kulit batang dan bunga tanaman cengkeh. Hasil diameter daya hambat isolat bakteri endofit menunjukkan bahwa isolat bakteri endofit kulit batang dan bunga tanaman cengkeh memiliki potensi antibakteri yang kuat (sensitif). Diameter daya hambat yang paling besar adalah 17,3 mm pada isolat bakteri endofit KC1 terhadap bakteri uji *S. aureus* dan diameter daya hambat yang paling kecil adalah 11 mm pada isolat bakteri endofit BC3 terhadap bakteri uji *S. aureus.* Menurut Susanto *et al.,* (2012) daya hambat dengan diameter 20 mm ke atas menandakan memiliki potensi antibakteri sangat kuat (sensitif), daerah hambatan dengan diameter 11-20 mm memiliki potensi antibakteri sensitif, daerah hambatan dengan diameter 6-10 mm memiliki potensi antibakteri sedang (intermediate), dan daerah hambatan dengan diameter kurang dari 5 potensi antibakterinya lemah (resisten).

Hasil penelitian ini menunjukkan bahwa bakteri endofit yang diperoleh hanya dapat menghambat bakteri Gram positif (*S. mutan* dan *S. aureus*) tetapi tidak dapat menghambat bakteri uji Gram negatif (*E. coli* dan *K. pneumoniae*). Hal ini menunjukkan bakteri Gram positif lebih rentan terhadap antibakteri. Hal ini sesuai dengan pendapat Pelczar dan Chan (2005), bakteri Gram positif cenderung lebih sensitif terhadap komponen antibakteri. Hal ini disebabkan oleh struktur dinding sel bakteri Gram positif berlapis tunggal yang relatif lebih sederhana sehingga memudahkan senyawa antibakteri untuk masuk ke dalam sel dan menemukan sasaran untuk bekerja. Sedangkan bakteri Gram negatif lebih resisten terhadap senyawa antibakteri karena struktur dinding sel bakteri Gram negatif terdiri dari tiga lapis dan lebih kompleks.

**Morfologi bakteri endofit dan karakteristik biokimia**

Hasil pengamatan morfologi dan uji biokimia terlihat pada Tabel 3. Hasil pengecatan Gram menandakan semua bakteri endofit termasuk Gram positif, untuk bentuk sel sebagian besar adalah basil dan ada dua yang berbentuk kokus pada BC2, BC4 dan sebagian besar bakteri endofit yang diperoleh dapat membentuk spora, kecuali BC2 dan BC4. Pewarnaan Gram digunakan untuk mengetahui morfologi bakteri dan membedakan antara bakteri Gram positif dengan bakteri Gram negatif. Bakteri yang dapat menghasilkan spora lebih tahan terhadap tekanan lingkungan yang ekstrim karena metabolisme selnya terhenti atau dormansi jika berada pada lingkungan yang buruk (Jenson dan Moir, 2003).

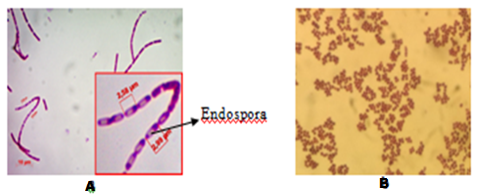
**Tabel 3.** Hasil uji biokimia isolat bakteri endofit kulit batang tanaman cengkeh

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **No** | **Uji/**  **Isolat** | **KC1** | **KC2** | **KC3** | **KC5** | **KC6** | **KC7** | **KC8** | **KC9** | **KC10** |
| 1 | Gram | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** |
| 2 | Bentuk sel | basil | basil | basil | basil | basil | basil | basil | Basil | basil |
| 3 | Pembentukan spora | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** | **+** |
| 4 | TSI:  Lereng/ dasar  H2S/Gas | a/a  -/- | a/a  -/- | a/a  -/- | b/a  -/- | b/a  -/- | b/a  -/- | b/a  -/- | b/a  -/- | b/a  -/- |
| 5 | Simon citrate | - | - | - | ± | ± | ± | ± | - | ± |
| 6 | Urea | - | - | - | - | - | - | - | - | - |
| 7 | Motilitas | + | + | + | + | + | + | + | + | + |
| 8 | Glukosa | + | + | + | - | + | + | + | + | + |
| 9 | Sukrosa | ± | + | + | + | + | + | + | - | + |
| 10 | Laktosa | - | - | - | - | - | - | - | - | - |
| 11 | Maltosa | - | - | - | - | + | + | + | - | - |
| 12 | Manitol | - | - | ± | - | - | - | - | - | ± |
| 13 | Indol | - | - | - | - | - | - | - | - | - |
| 14 | Hidrolisis pati | + | + | + | + | + | + | + | + | + |
| 15 | Mr/Vp | -/- | -/+ | -/- | -/- | -/+ | -/+ | -/- | -/+ | -/- |
| 16 | Katalase | + | + | + | + | + | + | + | + | + |

Keterangan: a = asam, b = basa, Mr = metil red, Vp = voges proskauer.

**Tabel 4.** Hasil uji biokimia isolat bakteri endofit bunga tanaman cengkeh

|  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| **No** | **Uji/**  **Isolat** | **BC1** | **BC2** | **BC3** | **BC4** |
| 1 | Gram | **+** | **+** | **+** | **+** |
| 2 | Bentuk sel | basil | kokus | basil | Kokus |
| 3 | Pembentukan spora | **+** | **-** | **+** | **-** |
| 4 | TSI:  Lereng/dasar  H2S/gas | b/a  -/- | a/a  -/- | b/a  -/- | a/a  -/- |
| 5 | Simon citrate | - | - | - | - |
| 6 | Urea | - | - | - | - |
| 7 | Motilitas | + | - | + | - |
| 8 | Glukosa | + | + | + | + |
| 9 | Sukrosa | - | + | + | + |
| 10 | Laktosa | - | + | - | + |
| 11 | Maltosa | + | - | + | - |
| 12 | Manitol | - | - | - | - |
| 13 | Indol | - | - | - | - |
| 14 | Hidrolisis pati | + | + | - | + |
| 15 | Mr/Vp | -/- | +/+ | -/- | +/+ |
| 16 | Katalase | + | + | + | + |

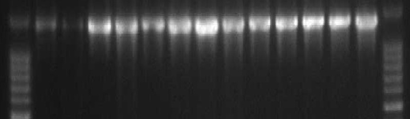
Keterangan: a = asam, b = basa, Mr = metil red, Vp = voges proskauer.

**Gambar 1**. Sel bakteri Gram positif isolat KC3 bentuk basil (A) dan isolat BC4 bentuk kokus (B)

**Analisis molekuler isolat bakteri endofit**

Hasil penelitian memperlihatkan adanya pita DNA penyandi gen 16S rRNA dengan ukuran ± 1324 bp setelah dibandingkan dengan DNA marker (100 bp DNA ladder) (Gambar 2).

M 1 2 3 4 5 6 7 8 9 10 11 12 13 M



1500 bp

1324 bp

1000 bp

700 bp

500 bp

**Gambar 2**. Hasil elektroforesis dari Amplifikasi 16S rRNA isolat bakteri endofit kulit batang (KC) dan bunga (BC) tanaman cengkeh dengan ukuran pita DNA ± 1324 bp. M (DNA marker), 1 (KC1), 2 (KC2), 3 (KC3), 4 (KC5), 5 (KC6), 6 (KC7), 7 (KC8), 8 (KC9), 9 (KC10), 10 (BC1), 11 (BC2), 12 (BC3), 13 (BC4).

Hasil sekuensing gen 16S rRNA diolah dengan menggunakan program BioEdit. Data hasil BioEdit tiap isolat dianalisis dengan data di *GenBank*. Hasil perbandingan sekuensing ini kemudian divisualisasikan dalam bentuk pohon filogenetik dengan menggunakan program MEGA 6 yang dapat menunjukkan kekerabatan isolat sampel dengan sekuen yang diperoleh.

Data urutan basa gen penyandi 16S rRNA memungkinkan digunakan untuk mengkonstruksi pohon filogenetik yang dapat menunjukkan nenek moyang dan hubungan kekerabatan organisme, tetapi organisme yang sekerabat atau identik berdasarkan parameter ini belum tentu memiliki kesamaan secara fisiologi (Ward, 1998).

**Tabel 5.** Jarak genetik (*genetic distance*) isolat bakteri endofit kulit batang tanaman cengkeh terhadap bakteri referensi yang diakses dari *GenBank*.

|  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- |
| **No** | **Isolat bakteri endofit** | **Jarak evolusi** | **Bakteri referensi/ kekerabatan bakteri endofit** |
| 1 | KC1 | 0,006 | *Bacillus amyloliquefasiens* |
| 2 | KC2 | 0,005 | *Bacillus amyloliquefasiens* |
| 3 | KC3 | 0,080 | *Bacillus amyloliquefasiens* |
| 4 | KC5 | 0,005 | *Bacillus amyloliquefasiens* |
| 5 | KC6 | 0,037 | *Bacillus cereus JL* |
| 6 | KC7 | 0,120 | *Bacillus amyloliquefasiens* |
| 7 | KC8 | 0,120 | *Bacillus amyloliquefasiens* |
| 8 | KC9 | 0,120 | *Bacillus amyloliquefasiens* |
| 9 | KC10 | 0,009 | *Bacillus amyloliquefasiens* |

**Tabel 6**. Jarak genetik (*genetic distance*) isolat bakteri endofit bunga tanaman cengkeh terhadap bakteri referensi yang diakses dari *GenBank*.

|  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- |
| **No** | **Isolat Bakteri Endofit** | **Jarak Evolusi** | **Bakteri Referensi/ kekerabatan** |
| 1 | BC1 | 0,00 | *Bacillus amyloliquefasiens MPA 1034* |
| 2 | BC2 | 0,015 | *Staphylococcus epidermidis* |
| 3 | BC3 | 0,009 | *Bacillus cereus JL* |
| 4 | BC4 | 0,015 | *Staphylococcus epidermidis* |



**Gambar 3**. Pohon filogenetik berdasarkan sekuen gen 16S rRNA dari isolat- isolat bakteri endofit kulit batang tanaman cengkeh.



**Gambar 4**. Pohon filogenetik berdasarkan sekuen gen 16S rRNA dari isolat bakteri endofit bunga tanaman cengkeh.

Berdasarkan jarak genetik dan pohon filogenetik isolat bakteri endofit tanaman cengkeh secara molekuler menunjukkan isolat bakteri endofit yang diperoleh terdiri dari 2 genus yaitu Bacillus dan Staphylococcus. Isolat bakteri endofit dari kulit batang tanaman cengkeh (Tabel 5), memiliki kekerabatan dengan *B*. *amyloliquefaciens* (isolat KC1, KC2, KC3, KC5, KC7, KC8, KC9, KC10) dan *Bacillus cereus JL* (isolat KC6)*.* Isolat bakteri endofit dari bunga tanaman cengkeh (Tabel 6), memiliki kekerabatan dengan yaitu *B*. *amyloliquefaciens* MPA 1034 (isolat BC1), *Bacillus cereus JL* (isolat BC3) dan *Staphylococcus epidermidis* (isolat BC2 dan BC4). Pada Tabel 6 menunjukkan jarak genetik (*genetic* *distance*) isolat BC1 adalah 0,000 terhadap *B*. *amyloliquefaciens* MPA 1034, artinya 100% isolat BC1 adalah satu spesies dengan *B*. *amyloliquefaciens* MPA 1034.

Hasil penelitian menunjukkan isolat bakteri endofit kulit batang dan bunga tanaman cengkeh memiliki daya hambat terhadap *S. aureus*, artinya ketiga bakteri yang diperoleh berdasarkan identifikasi molekuler yaitu bakteri *B. amyloliquefaciens, B. cereus JL* dan *Staphylococcus epidermidis* dapat mengahambat bakteri *S.aureus*. Sedangkan isolat bakteri yang menghambat *S. mutan* hanya pada isolat KC1, KC3 dan KC10 dan ketiga isolat tersebut berkerabat dekat dengan *B. amyloliquefaciens* tetapi memiliki jarak evolusi yang berbeda-beda, hal ini mengindikasikan ketiga bakteri tersebut memiliki strain yang berbeda-beda.

Hasil penelitian menunjukkan isolat bakteri endofit dari tanaman cengkeh mampunyai kemampuan untuk menghambat bakteri isolat klinik yaitu *S. mutan* dan *S. aureus*. Kemampuannya untuk menghambat karena adanya senyawa metabolit yang dimiliki isolat bakteri endofit. Hal ini sesuai dengan pernyataan Backman dan Sikora (2008), yaitu senyawa yang dikeluarkan mikroba endofit berupa senyawa metabolit sekunder yang merupakan senyawa bioaktif dan dapat berfungsi untuk membunuh patogen. Mikroba endofit memiliki prospek yang baik dalam penemuan sumber-sumber senyawa bioaktif yang dalam perkembangan lebih lanjut dapat dijadikan sebagai sumber penemuan obat untuk berbagai macam penyakit. Menurut Ganiswara (2003), zat antimikroba harus mempunyai sifat toksisitas tinggi tetapi tidak untuk hospes.

Menurut Djatmika (2007), bakteri endofit efektif mengendalikan beberapa patogen karena mempunyai kemampuan hidup pada permukaan dan masuk jaringan daun sesudah jaringan inang, serta mendegradasi komponen dinding sel dengan enzim hidrolitik (selulase, pektinase, dan xilanase).

Penelitian Suryadi *et al*., (2015) menunjukkan bahwa *B. cereus* 11UJ menghasilkan 3 senyawa utama, yaitu *cyclolanostan, cyclohexyliden,* dan *stigmast*. Metabolit sekunder yang dihasilkan dari ekstrak bakteri *B. cereus* 11UJ dapat menghambat pertumbuhan cendawan *R. solani* dan *P. oryzae.*

*B. amyloliquefaciens* strain FZB42 diketahui mampu mensekresikan senyawa *lantibiotic mersacidin*. *Mersacidin* ini akan mengikat prekursor lipid II kemudian menghambat biosintesis dinding sel bakteri sehingga bakteri patogen tidak akan bisa bertahan dan beregenerasi (Herzner *et al*., 2011).

**KESIMPULAN**

Isolat bakteri endofit dari kulit batang tanaman cengkeh mempunyai daya hambat terhadap bakteri *S. mutans* dan *S. aureus* sebanyak 3 isolat dan 6 isolat menghambat bakteri *S. aureus.* Isolat bakteri endofit dari bunga tanaman cengkeh mempunyai daya hambat terhadap bakteri *S. aureus* sebanyak 4 isolat. Isolat bakteri endofit kulit batang tanaman cengkeh memiliki kekerabatan dengan *Bacillus amyloliquefaciens* dan *Bacillus cereus JL.* Isolat bakteri endofit bunga tanaman cengkeh memiliki kekerabatan dengan *Bacillus amyloliquefaciens* MPA 1034, *Staphylococcus epidermidis* dan *Bacillus cereus JL.*

**DAFTAR PUSTAKA**

Andries, J.R., Gunawan, P.N., Supit, A. 2014. Uji Efek Bakteri Bunga Cengkeh terhadap Bakteri *Streptococcus mutans* Secara In Vitro. *Jurnal e-GIGI (eG).* Vol.2 (2): 1-8

Aris, M., Sukenda, Harris, E., Sukadi, MF., Yuhana, M. 2013. Identifikasi molekular bakteri patogen dan desain primer PCR. *Budidaya Perairan*. Vol. 1, No. 3: 43-50.

Ayoola, G.A., Lawore, F.M., Adelowotan, T., Aibinu, I.E., Adenipekun, E., Coker, H.A.B., Odugbemi, T.O,. 2008. Chemical Analysis and Antimicrobial Activity of The Essential Oil *Syzigium aromaticum* (Clove). *Afr. J. Microbiol. Res. Vol.(*2) pp. 162-166.

Backman PA, dan Sikora RA. 2008. Endophytes: an emerging tool for biological control. Biol Control. *46(1):1-3. doi:10.1016/j.bio control.2008.03.009.*

Desriani, Safira UM, Bintang M, Rivai A, Lisdiyanti P. 2014. Isolasi dan Karakterisasi Bakteri Endofit dari Tanaman Binahong dan Katepeng China. *Jurnal Kesehatan Andalas*. 2014; 3(2).

Djatmika. 2007. Potensi Dari Tiga Genus Bakteri Dari Tiga Rhizosfer Tanaman Sebagai Agensia Pengendalian Hayati Penyakit Lincat*. J. Ilmu-ilmu Pertanian Indonesia*, vol.9, (1): 40-47.

Ganiswara, SG. 2003. *Farmakologi dan Terapi*. Edisi 4. Jakarta: FakultasKedokteran Universitas Indonesia.

Herzner, A. M., J. Dischinger, C. Szekat, M. Josten, S. Schmitz, A. Yake ́le ́ba, R. Reinartz, A. Jansen, H. G. Sahl, J. Piel and G. Bierbaum . 2011. Expression of the Lantibiotic Mersacidin in *Bacillus amyloliquefaciens* FZB42. *Plos one Journal*, 6(1): 1-8

Jenson I, dan Moir CJ (2003) *Bacillus cereus* and other *Bacillus* species. Ch 14 In: Hocking AD (ed) Foodborne microorganisms of public health significance. 6th ed, Australian Institute of Food Science and Technology (NSW Branch), Sydney, p. 445–478.

Kumala, S.dan Indriani, D., 2008. Efek Antibakteri Ekstrak Etanol Daun Cengkeh (*Eugenia aromaticum L*). *Jurnal Farmasi Indonesia*. Vol.4. (2): 82-87.

Kusumawati DE., Pasaribu FH., Bintang M., 2014. Aktivitas antibakteri isolat bakteri endofit dari tanaman miana *(Coleus scutellariodes [L.]Benth.)*terhadap *Staphylococcus aureus* dan *Escherichia coli. Curr. Biochem.* 1 (1): 45-50

Marchesi JR, Sato T, Weightman AJ, Martin TA, Fry JC, Hiom SJ, Wade WG. 1998. Design and evaluation of useful bacterium-specific PCR primers that amplify genes coding for bacterial 16S rRNA. *Appl Environ. Microbiol* 64:795-9.

Pelczar, MJ., and Chan. 2005. Dasar-Dasar Mikrobiologi 2. Hadieotomo, RS, Imas, T., Tjitrosomo, SS., dan Angka, SL. Penerjemah : UI Press, Jakarta. Terjemahan dari : *Elements of Microbiology*

Prayoga, E. 2013.*Perbandingan Efek Ekstrak Daun Sirih Hijau (Piper betle L) Dengan Metode Difusi Disk Dan Sumuran Terhadap Pertumbuhan Bakteri Staphylococcus aureus.*Fakultas Kedokteran dan Ilmu Kesehatan Universitas Islam Negeri Syarif Hidayatullah. Jakarta.

Purwanto, UMS., Pasaribu, FH., dan Bintang, M. 2014. Isolasi Bakteri Endofit dari Tanaman Sirih Hijau *(Piper betle L.)* dan Potensinya sebagai Penghasil Senyawa Antibakteri*.* *Curr. Biochem.* 1 (1): 51-57*.* e-ISSN: 2355-7877.

Selviana, S., 2009, *Uji Daya Antimikroba dari Destilat Caryophylli flos terhadap Strptococcus pyogenes dan Candida albicans*. Unika Widya Mandala Surabaya

Strobel, G.A. 2002. Microbial Gifts From Rainforests*. Can. J. Plant Phathology.*

Suryadi Y, Samudra IM, Priyatno TP, Susilowati, DN, Lestari P, Sutoro. 2015. Aktivitas Anticendawan Bacillus cereus 11UJ terhadap. Jurnal Fitopatologi. ISSN: 0215-7950 Volume 11, Nomor 2.

Susanto, D. Sudrajat dan R. Ruga. 2012. Studi kandungan bahan aktif tumbuhan meranti merah (*Shorea leprosula* Miq) sebagai sumber senyawa antibakteri. *Mulawarmnan Scientifie 11(2): 181-190*

Ward, D.M. 1998. *A natural species concepts for procaryotes.* Current Opinion in Microbiology1: 271-277.

Zinniel DK, Lambrecht P, Beth Harris N, Feng Z, Kuczmarski D, Higley P, Ishimaru CA, Arunakumari A, Barletta RG, Vidaver AK. 2002. Isolation and characterization of endophytic colonizing bacteria from agronomic crops and prairie plants. *Appl Environ Microbiol*. 68(5):2198-2208.