

**PENGARUH p-HIDROKSI m-METOKSI KALKON (pHmMK)
TERHADAP EKSPRESI PROTEIN Bcl-2 dan Bax
PADA SEL KANKER PAYUDARA MCF-7**

(THE EFFECT OF *p*-HIDROXY *m*-METHOXY CHALCONE (*p*HmMK) ON *Bcl-2 AND Bax* PROTEIN EXPRESSION IN MCF-7 BREAST CANCER CELL LINES)

Retno Arianingrum¹⁾, Retno Sunarminingsih²⁾, Edy Meiyanto²⁾, dan Sofia Mubarika³⁾

¹ Fakultas Matematika dan Ilmu Pengetahuan Alam, Universitas Negeri Yogyakarta

² Fakultas Farmasi, Universitas Gadjah Mada

³ Fakultas Kedokteran, Universitas Gadjah Mada

e-mail: Arianingrum_uny@yahoo.com

Abstrak

Senyawa derivat kalkon yaitu 3-(4'-hidroksi-3'-metoksifenil)-1-fenil-2-propen-1-on) atau para hidroksi meta metoksi kalkon (pHmMK) telah diteliti mampu memacu apoptosis (kematian sel) pada sel kanker payudara MCF-7. Penelitian ini bertujuan untuk mempelajari jalur mekanisme apoptosis senyawa pHmMK pada sel kanker MCF-7 dengan mengamati pengaruhnya terhadap ekspresi protein Bcl-2 dan Bax. Pengamatan ekspresi protein dilakukan dengan metode imunositokimia (ICC) dan dianalisis menggunakan software ImageJ. Hasil penelitian menunjukkan bahwa pemanjangan apoptosis oleh pHmMK terjadi melalui mekanisme penurunan ekspresi Bcl-2 dan peningkatan ekspresi Bax.

Kata kunci: 3-(4'-hidroksi-3'-metoksifenil)-1-fenil-2-propen-1-on) atau *para* hidroksi *meta* metoksi kalkon (*p*HmMK), Bcl-2 dan Bax

Abstract

Chalcone derivate compound [3-(4'-hydroxy-3'-methoxyphenyl) -1-phenyl-2-propene-1-on] or para hydroxyl meta methoxy chalcone (pHmMC) has been observed. It showed that it is able to induce apoptosis (cell death) in MCF-7 breast cancer cell. This study was aimed at finding out the apoptosis mechanism pathway of pHmMC on MCF-7 cells by observing its effect on Bcl-2 and Bax proteins. The protein expression was observed by using immunocytochemistry (ICC) and analyzed using ImageJ software. The results showed that the pHmMC induce apoptosis through mechanism that decrease expression of Bcl-2 and increase expresion of Bax proteins.

Keywords: [3- (4'-hydroxy-3'-methoxyphenyl) -1-phenyl-2-propene-1-on] or *para* hydroxyl *meta* methoxy chalcone (*p*HmMC), Bcl-2 and Bax

PENDAHULUAN

Kanker payudara termasuk dalam kelompok lima kanker penyebab kematian terbanyak, selain kanker paru-paru, liver, usus, dan kolon (WHO, 2006). Di Indonesia, prevalensi kanker payudara menduduki peringkat ke-2 setelah kanker leher rahim dan merupakan penyebab kematian utama pada wanita. Pada tahun 1991, dari semua kasus kanker pada wanita Indonesia, kasus kanker payudara mencapai 17,77% (Tjindarbumi & Mangunkusumo, 2002).

Beberapa metode untuk pengobatan kanker telah dilakukan, di antaranya pembedahan, kemoterapi dan penyinaran (radiasi). Namun, masing-masing metode mempunyai kelemahan, sehingga tingkat keberhasilannya masih rendah (King, 2000).

Kegagalan yang sering terjadi pada pengobatan melalui kemoterapi disebabkan karena rendahnya selektivitas obat anti kanker dan adanya fenomena resistensi sel kanker terhadap agen kemoterapi (*drug-resistance*) (Wong *et al.*, 2006). Kasus resistensi banyak ditemukan terhadap obat anti kanker payudara, kolon, prostat dan leukemia (Davis *et al.*, 2003). Oleh karena itu, pengembangan dan penemuan pengobatan kanker yang spesifik, khususnya kanker payudara perlu terus diupayakan.

Kalkon (1,3-difenilpropen-1-on) adalah jenis keton dengan ikatan tidak jenuh *a,b* yang telah banyak diteliti sebagai

senyawa terapeutika, khususnya sebagai obat antitumor. Oleh karena aktivitasnya sebagai "*high therapeutic index*", kalkon pada saat itu dianggap sebagai "*the new era of medicines*" dalam kapasitasnya sebagai antitumor, antibakterial, dan *anti-inflammatory* (Shah *et al.*, 2008). Disebutkan pula bahwa sebagian besar target utama dari senyawa-senyawa kalkon adalah mempengaruhi daur sel (Boumendjel, Ronot, & Boutonnat, 2009).

Shen, Chang, Hsu, & Kuo (2007) telah membuktikan bahwa struktur dasar kalkon (1,3-difenilpropen-1-on) menghambat aktivasi *nuclear factor kappa* (NF-*kB*). Penghambatan tersebut menyebabkan adanya induksi apoptosis, penghambatan daur sel, dan penurunan ekspresi Bcl-XL sebagai *downstream target* dari NF-*kB* pada kultur sel kanker kandung kemih T24 dan HT-1376, serta sel payudara MCF-7 dan MDA-MB-231 (Hsu, Kuo, Tzeng, & Lin, 2006).

NF-*kB* merupakan faktor transkripsi yang sangat berperan dalam pengembangan dan progresi kanker, karena NF-*kB* mengatur banyak gen yang terlibat dalam inflamasi, *cell survival*, proliferasi sel, invasi, angionegenis, dan metastasis (Sen & Baltimore, 1986). Salah satu target dari NF*kB* adalah Bcl-xL (*pro-survival Bcl-2*) yang merupakan regulator apoptosis (Pahl, 1999).

Arty *et al.* (2000) mensintesis beberapa senyawa derivat kalkon dengan gugus

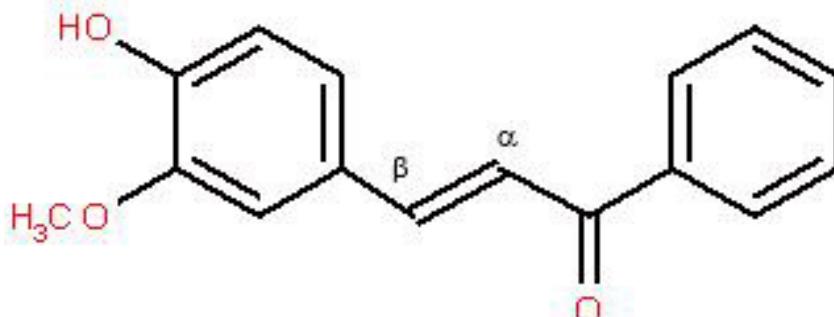
hidroksi pada posisi *para*. Hasil uji sitotoksik pada salah satu senyawa dengan struktur (3-(4'-hidroksi-3'-metoksifenil)-1-fenil-2-propen-1-on) atau *para* hidroksi *meta* metoksi kalkon (*pHmMK*) (Gambar 1) menunjukkan bahwa senyawa ini bersifat sitotoksik pada sel kanker HeLa, sel Raji (Arty, 2010), dan sel T47D, serta tidak memiliki aktivitas sitotoksik terhadap kultur sel normal Vero (Arianingrum, Arty, & Atun, 2010)

Pada sel kanker payudara T47D, *pHmMK* mampu menahan daur sel pada fase G2/M (Arianingrum, Sunarminingsih, Meiyanto, & Mubarika, 2012). Sedangkan pada sel kanker payudara MCF-7, selain dapat menahan daur sel pada fase G2/M, senyawa ini juga mampu memacu terjadinya apoptosis (Arianingrum, Sunarminingsih, Meiyanto, & Mubarika, 2015).

Apoptosis adalah kematian sel terprogram atau program bunuh diri yang memerlukan mRNA dan sintesis protein tertentu. Apoptosis merupakan suatu proses normal yang mempunyai dua fungsi, yaitu: perbaikan jaringan dan pelepasan sel yang rusak, yang dapat membahayakan tubuh (King, 2000). Apoptosis diperlukan oleh sel untuk menjaga homeostasis sebagai akibat serangan berbagai penyakit serta mencegah proliferasi yang tak terkontrol (Saraste & Pulkki, 2000; Zimmermann, Bonzon, & Green, 2001; Danial & Korsmayer, 2004).

Salah satu karakter dari sel kanker adalah mampu menghindari mekanisme apoptosis. Resistensi terhadap apoptosis umumnya dihubungkan dengan tumorigenesis. Namun, sel tumor masih dapat diinduksi melalui mekanisme nonapoptotik seperti

Gambar 1. Struktur senyawa 3-(4'-hidroksi-3'-metoksifenil)-1-fenil-2-propen-1-on atau *para* hidroksi *meta* metoksi kalkon (*pHmMK*)



nekrosis dan *mitotic catastrophe* (Okada & Mak, 2004; Brown & Attardi, 2005). Hampir seluruh penelitian tentang terapi kanker difokuskan pada apoptosis karena merupakan proses gen-terkontrol sehingga lebih mudah dilakukan manipulasi genetik untuk tujuan terapi (Ferreira, Epping, Kruyt, & Giaccone, 2002).

Mekanisme apoptosis dapat terjadi melalui dua jalur, yaitu melalui mitokondria (jalur intrinsik) dan melalui *death receptor* pada permukaan sel (jalur ekstrinsik) (Zimmermann *et al.*, 2001; Kroemer & Martin, 2005; Martin, 2006). Pada kedua jalur ini terjadi aktivasi *cystein aspartyl-specific protease* (Caspase), yang memecah substrat seluler sehingga menyebabkan perubahan morfologi dan biokimia sel sebagai karakteristik apoptosis (Igney & Krammer, 2002).

Proses utama apoptosis dikontrol oleh protein kelompok Bcl-2. Perubahan konformasi membran mitokondria tergantung pada rasio antara protein pro-apoptosis (Bax, Bad, Bak, Bid, dan Bcl-Xs) dengan protein anti-apoptosis (Bcl-2, Bcl-XL, Bag-1, Bcl-W) (Fan, Han, Cong, & Liang, 2005; Khan, Afag, & Mukhtar, 2007; D'Archivio *et al.*, 2008).

Penelitian ini bertujuan untuk mengkaji jalur mekanisme apoptosis dari senyawa *pHmMK* pada sel payudara MCF-7 dengan mengamati pengaruhnya terhadap

ekspresi protein regulator apoptosis Bcl-2 dan Bax.

METODE PENELITIAN

Pengamatan ekspresi protein Bcl-2 dan Bax dilakukan menggunakan metode imunositokimia dan analisis data dilakukan dengan menggunakan *software ImageJ*.

Peralatan yang digunakan adalah: *plate 24 well*, *coverslip*, mikroskop, eppendorft, pipet, dan tip. Bahan yang digunakan adalah metanol (Merck), etanol (Merck), PBS, akuades, hidrogen peroksida (H_2O_2), antibodi monoklonal anti Bcl-2 dan Bax (Biocare), *Starr Trek Universal HRP Detection Kit* (Biocare), kromogen DAB, mayer-hemaktosilin (Dako), xylol, dan enteler.

Uji dilakukan dengan menanam sel (kepadatan 5×10^4 sel/sumuran) ditanam pada *coverslips* dalam *plate 24* sampai 80% konfluen. Setelah itu diinkubasi dengan senyawa uji selama 24 jam. Medium diambil, dicuci dengan PBS 2 kali. Selanjutnya sel dalam *coverslips* difiksasi dengan metanol dingin dan dicuci PBS 2 kali, kemudian dicuci dengan akuades 2 kali. *Coverslips* dipindahkan dalam slide kemudian ditambahkan 300 mL H_2O_2 (1:9 dalam akuades), kemudian diinkubasi selama 10 menit, dibuang dan dicuci dengan PBS 2 kali. Selanjutnya ditambahkan 100 mL *Blocking (Background Snipper)*, inkubasi selama 15 menit pada suhu kamar, dibuang dan

ditambahkan 50 mL antibodi primer (Bcl-2 atau Bax) inkubasi selama 60 menit. Setelah dibuang dicuci dengan PBS 2 kali, kemudian tambahkan 100 mL antibody sekunder (*Trekkie Universal*) inkubasi selama 20 menit pada suhu kamar. Setelah dibuang, dicuci dengan PBS 2 kali dan ditambahkan *Trek Avidin-HRP*, diinkubasi selama 10 menit pada suhu kamar, dibuang dan dicuci dengan PBS 2 kali. Dilanjutkan dengan penambahan 100 mL DAB, diinkubasi 5 menit, dibuang, dan dicuci dengan akuades. Setelah dibuang dan dibersihkan dengan tisu ditambahkan dengan 300 mL mayer-hemaktoksilin dan diinkubasi 5 menit. Kemudian dicuci dengan akuades hingga bersih. *Slide* (preparat) dicelup dalam etanol, kemudian dicelup dalam xylol. Setelah kering ditutup dengan *cover glass* dan ditambahkan enteler. Ekspresi protein diamati menggunakan mikroskop. Sel yang mengekspresikan protein tertentu akan memberikan warna coklat/gelap, sedangkan yang tidak mengekspresikan protein tertentu memberikan warna biru/ungu.

HASIL DAN PEMBAHASAN

Pengamatan ekspresi protein Bcl-2 dan Bax pada sel MCF-7 dilakukan dengan membandingkan ekspresi protein Bcl-2 dan Bax tanpa perlakuan *pHMK* (sebagai kontrol) dan dengan perlakuan *pHMK*. Pada penelitian ini perlakuan *pHMK* dilakukan di bawah konsentrasi IC_{50} (40

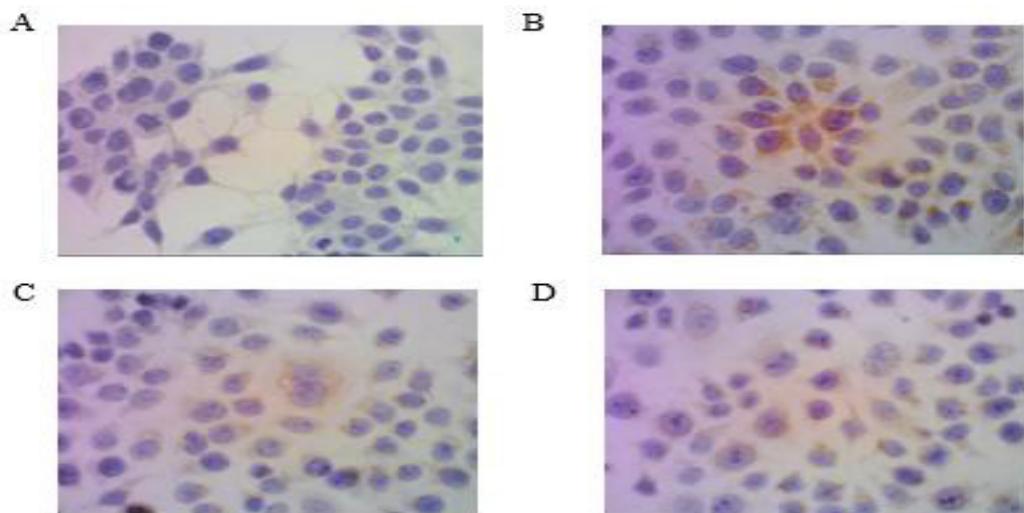
mM), yaitu sebesar 10 dan 20 mM. IC_{50} (50% inhibition concentration) yaitu konsentrasi sampel yang menghambat sel sebesar 50%.

Ekspresi Bcl-2

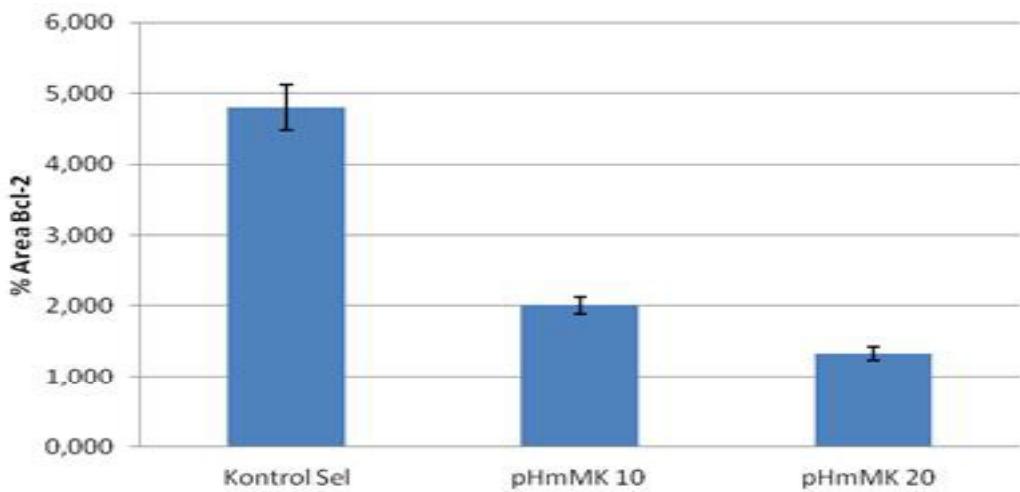
Salah satu karakteristik dari sel MCF-7 adalah overekspresi Bcl-2 (Butt, Firth, King, & Baxter, 2000; Amundson *et al.*, 2000). Hasil pemeriksaan imunositokimia menunjukkan adanya penurunan ekspresi protein Bcl-2 pada sel MCF-7 setelah perlakuan dengan *pHMK* dibandingkan dengan tanpa perlakuan (Gambar 2). Ekspresi Bcl-2 ditunjukkan dengan adanya ikatan antara protein Bcl-2 dengan antibody monoklonal anti Bcl-2 yang terdeteksi berupa warna coklat pada sitoplasma dan membran sel MCF-7. Ekspresi Bcl-2 semakin menurun dengan semakin meningkatnya konsentrasi *pHMK*.

Analisis data dengan *software ImageJ* dilakukan untuk menghitung ekspresi protein Bcl-2 secara semi kuantitatif dengan menghitung jumlah *pixel threshold* (area) serta persentase *pixel threshold* (% area) per satu lapang pandang. Hasil analisis melalui *image quantification* dari rerata 5 (lima) lapang pandang (Gambar 3) menunjukkan bahwa ekspresi Bcl-2 pada sel tanpa perlakuan sebesar 4,805% dari area lapang pandang, sedangkan ekspresi Bcl-2 dengan perlakuan *pHMK* sebesar 10 dan 20 mM

Gambar 2. Efek Perlakuan pHmMK terhadap Ekspresi Bcl-2 pada Sel MCF-7 Sel MCF-7 ditanam sebanyak 5×10^4 sel/sumuran pada *coverslips* dalam plate 24 well. Setelah diinkubasi 24 jam, selanjutnya diberi perlakuan sampel serta sampel tanpa uji. (A). Kontrol sel tanpa perlakuan sampel yang tidak dicat dengan antibodi, (B) Kontrol sel (tanpa perlakuan sampel yang dicat dengan antibodi), (C) Perlakuan pHmMK 10 mM, (D) Perlakuan pHmMK 20 mM. Pengamatan di bawah mikroskop cahaya perbesaran 400x (Bcl-2 positif à, Bcl-2 negatif - ->)



Gambar 3. Hasil analisis ekspresi protein Bcl-2 pada sel MCF-7 tanpa perlakuan pHmMK (kontrol sel) dan dengan perlakuan pHmMK 10 mM dan 20 mM secara semikuantitatif dengan software *imageJ*



berturut-turut sebesar 2,008% dan 1,324%. Hasil ini menggambarkan adanya penurunan ekspresi Bcl-2 sebesar 58% setelah perlakuan *pHmMK* 10 mM, dan penurunan sebesar 72% setelah perlakuan *pHmMK* 20 mM.

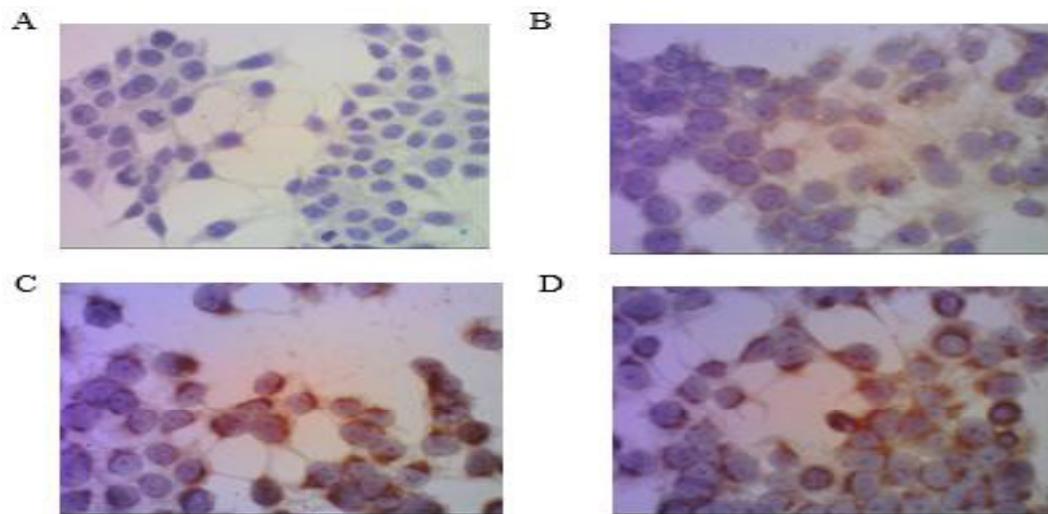
Ekspresi Bax

Hasil pengamatan imunositokimia menunjukkan adanya kenaikan ekspresi Bax pada sel MCF-7 setelah perlakuan dengan *pHmMK* (Gambar 4). Ekspresi Bax semakin meningkat dengan meningkatnya konsentrasi *pHmMK* yang terdeteksi berupa

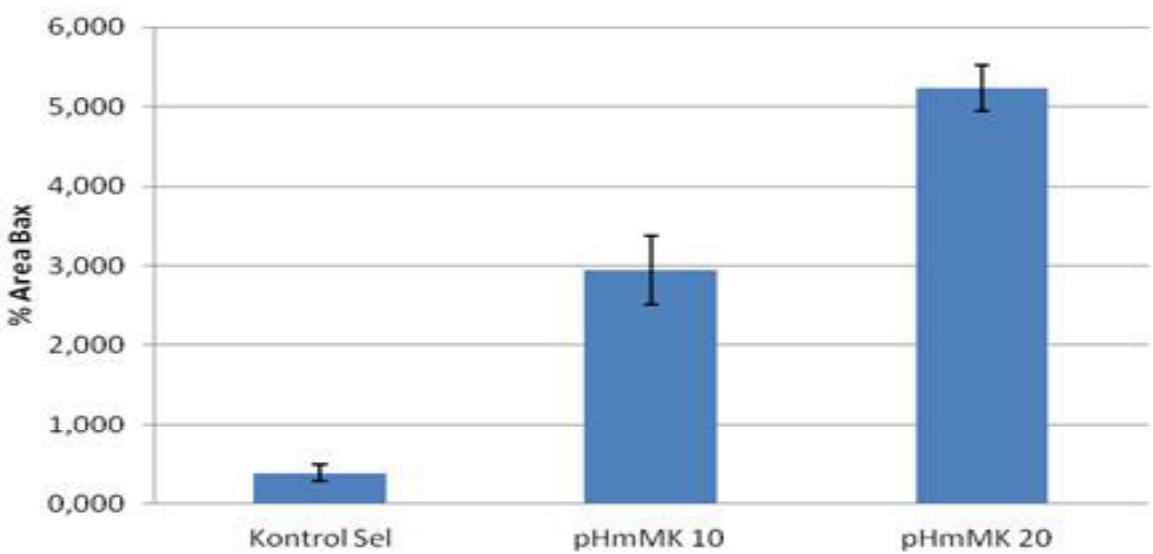
warna coklat pada sitoplasma sel MCF-7.

Hasil analisis melalui *image quantification* dari rerata 5 (lima) lapang pandang (Gambar 5) menunjukkan bahwa ekspresi Bax pada sel MCF-7 tanpa perlakuan sebesar 0,388% dari area lapang pandang, sedangkan ekspresi Bax dengan perlakuan *pHmMK* sebesar 10 dan 20 mM berturut-turut sebesar 2,942% dan 5,229%. Hasil ini menggambarkan kenaikan ekspresi Bax sebesar lebih dari 7 kali setelah perlakuan *pHmMK* 10 mM, dan kenaikan lebih dari 13 kali setelah perlakuan *pHmMK* 20 mM.

Gambar 4. Efek perlakuan *pHmMK* terhadap ekspresi Bax pada sel MCF-7 Sel MCF-7 ditanam sebanyak 5×10^4 sel/sumuran pada *coverslips* dalam plate 24 well. Setelah diinkubasi 24 jam, selanjutnya diberi perlakuan sampel serta sampel tanpa uji. (A). Kontrol sel tanpa perlakuan sampel yang tidak dicat dengan antibodi, (B) Kontrol sel (tanpa perlakuan sampel yang dicat dengan antibodi), (C) Perlakuan *pHmMK* 10 mM, (D) Perlakuan *pHmMK* 20 mM. Pengamatan di bawah mikroskop cahaya perbesaran 400x (Bax positif à, Bax negatif - ->)



Gambar 5. Hasil analisis ekspresi protein Bax pada sel MCF-7 tanpa perlakuan pHmMK (kontrol sel) dan dengan perlakuan pHmMK 10 mM dan 20 mM secara semikuantitatif dengan *software imageJ*



Melalui penelitian ini menunjukkan bahwa pHmMK dapat menurunkan ekspresi Bcl-2 dan meningkatkan ekspresi Bax. Protein Bcl-2 merupakan protein antiapoptotik, sedangkan protein Bax bersifat proapoptotik. Protein-protein tersebut berperan dalam regulasi apoptosis melalui pengaturan pelepasan Cyt c (sitokrom). Igney dan Krammer (2002) menyatakan bahwa ekspresi Bcl-2 mencegah pelepasan Cyt c dari mitokondria. Bax akan menginduksi pelepasan Cyt c. Di dalam sitosol Cyt C akan membentuk komplek dengan Apaf-1 (Apoptotif Protease Activating Factor-1), ATP dan Procaspe-9. Kompleks ini disebut apoptosom, yang mengaktifkan caspase-9.

Caspase-9 mengaktifkan caspase 6 dan caspase-7 untuk mengeksekusi apoptosis.

Dengan demikian penelitian ini menunjukkan bahwa mekanisme apoptosis dari pHmMK adalah melalui jalur mitokondria dengan meningkatkan rasio Bax/Bcl-2. Pada penelitian ini rasio Bax/Bcl-2 dari 0,08 menjadi 1,47 setelah perlakuan pHmMK 10 mM; dan menjadi 3,95 setelah perlakuan pHmMK 20 mM. Pada rasio ini ternyata mampu mengganggu potensial membran mitokondria sehingga terjadi pelepasan Cyt c ke sitosol. Bagaimana pengaruhnya terhadap ekspresi caspase-9, caspase-6 dan caspase-7 perlu dilakukan penelitian lebih lanjut.

Kemampuan *pHmMK* dalam memacu apoptosis berkaitan erat dengan strukturnya. Senyawa *pHmMK* merupakan derivat kalkon dengan gugus hidroksi (OH) pada posisi para dan gugus metoksi (OCH_3) pada posisi meta. Senyawa ini juga mengandung ikatan tak jenuh a, b. Srinivasan, Johnson, Lad, & Xing (2009) menyatakan bahwa ikatan tak jenuh a, b pada kalkon bersifat sangat elektrofilik, sehingga dapat meningkatkan radikal-radikal yang menyebabkan reduksi alkena melalui adisi Michaelis dari nukleofil, seperti SH pada cystin yang terdapat pada DNA, yang mengikat NF-kB. Hal ini menyebabkan penghambatan aktivasi NF-kB yang selanjutnya berdampak menurunkan ekspresi Bcl-xL sebagai *downstream target* dari NF-kB. Bcl-xL yang merupakan *pro-survival Bcl-2*.

Penelitian ini juga sejalan dengan hasil Hsu *et al.* (2006) yang menunjukkan bahwa struktur dasar kalkon (1,3-difenilpropen-1-on) dapat menghambat proliferasi sel kanker payudara MCF-7 dan MDA-MB-231 dengan menginduksi apoptosis, yaitu dengan meningkatkan Bax dan Bak serta menurunkan ekspresi Bcl-2 dan Bcl-xL. Adanya gugus OH dan metoksi pada *pHmMK* tentunya juga akan mempengaruhi penghambatan aktivitas NFkB. Namun masih diperlukan penelitian yang lebih mendalam, karena pada penelitian ini tidak dilakukan perbandingan aktivitasnya dengan senyawa kalkon.

SIMPULAN

Berdasarkan penelitian di atas dapat diambil kesimpulan bahwa mekanisme pemanasan apoptosis oleh *pHmMK* dengan menurunkan ekspresi Bcl-2 dan meningkatkan ekspresi Bax.

DAFTAR PUSTAKA

- Amundson, S. A., Myers, T. G., Scudiero, D., Kitada, S., Reed, J. C., & Fornace, A. J. (2000). An informatics approach identifying markers of chemosensitivity in human cancer cell lines. *Cancer Res*, 60, 6101-6110.
- Arianingrum, R., Arty, I. S., & Atun, S. (2010). Uji sitotoksitas senyawa mono para hidroksi kalkon terhadap cancer cell lines T47D. *Saintek*, 16(2), 121 -132.
- Arianingrum, R., Sunarminingsih, R., Meiyanto, E., & Mubarika, S. (2012, June). Potential of a chalcone derivate compound as cancer chemoprevention in breast cancer. Dalam *Proceedings of the 2012 3rd International Conference on Chemistry and Chemical Engineering IPCBEE*, Singapore (pp. 29-30).
- Arianingrum, R., Sunarminingsih R., Meiyanto, E., & Mubarika, S. (2015, May). Cytotoxic effect of para hydroxy meta methoxy chalcone (*pHmMC*) on MCF-7 breast cancer cells by inducing cell arrest and apoptosis. Dalam *Proceedings of International Conference on Research, Implementation and Education of Mathematics and Sciences 2015* (pp. C-89-C95). Yogyakarta State University.

- Arty, I. S. (2010). Synthesize and citotoxicity test of several compounds of mono para-hidroxy chalcone. *Indo. J. Chem.*, 10(1), 110-115.
- Arty, I. S., Timmerman, H., Samhoedi, M., Sastrohamidjojo, Sugiyanto, & van der Goot, H. (2000). Synthesis of benzylideneacetophenones and their inhibition of lipid peroxidation. *European Journal of Medicinal Chemistry*, 35(4), 449-457.
- Boumendjel, A., Ronot, X., & Boutonnat, J. (2009). Chalcones derivatives acting as cell cycle blockers: potential anti cancer drugs? *Current drug targets*, 10(4), 363-371.
- Brown, M., & Attardi, L. D. (2005). The role of apoptosis in cancer development and treatment response. *Nature Rev. Cancer*, 5, 231-236.
- Butt, A. J., Firth, S. M., King, M. A., & Baxter, R. C. (2000). Insulin-like growth factor-binding protein-3 modulates expression of bax and bcl-2 and potentiates P53-independent radiation-induced apoptosis in human breast cancer cells. *J. Biol. Chem.*, 275(50), 39174-39181.
- D'Archivio, M., Santangelo, C., Scazzochio, B., Vari, R., Filesi, C., Massela, R., & Giovannini, C. (2008). Modulatory effect of polyphenol on apoptosis induction relevance for cancer prevention. *Int. J. Mol. Sci.*, 9, 213-228.
- Danial, N. N., & Korsmeyer, S.J. 2004. Cell Death: Critical Control points. *Cell*, 116, 205-219.
- Davis, J. M., Navolanic, P. M., Weinstein-Oppenheimer, C. R., Steelman, L.S., Wei, H., Konopleva, M., Blagosklonny, M. V., & McCubrey, J. A. (2003). Raf-1 and Bcl-2 Induce distinct and common pathways that contribute to breast cancer drug resistance. *Clin. Cancer Res.*, 9, 1161-1170.
- Fan, T-J., Han, L-H, Cong, R-S., & Liang, J. (2005). Caspase family proteases and apoptosis. *Acta Biochim. Biophys. Sin.*, 37(11), 719-727.
- Ferreira, G. C., Epping, M., Kruyt, F. A. E., & Giaccone, G. (2002). Apoptosis: Target of cancer therapy. *Clin. Cancer Research*, 8, 2024-2034.
- Hsu, Y. L., Kuo, P. L., Tzeng, W. W., & Lin, C. C. (2006). Chalcone Inhibits the proliferation of human breast cancer cell by blocking cell cycle progression and inducing apoptosis. *Food Chem Toxicol.*, 44(5), 704-713.
- Igney, F. H., & Krammer, P. H. (2002). Review: Death and anti-death: Tumor Resistance to Apoptosis. *Nature Review: Cancer*, 2, 277-286.
- Khan, N., Afag, F., & Mukhtar, H. (2007). Apoptosis by dietary factors: The suicide solution for delaying cancer growth. *Carcinogenesis*, 88(2), 233-239.
- King, R. J. B. (2000). *Cancer biology* (2nd ed.). England: Pearson Education.
- Kroemer, G., & Martin, S. J. (2005). Caspase-independent cell death. *Nature Med.*, 11(7), 725-730.

- Martin, K. R. (2006). Targeting apoptosis with dietary bioactive agents. *Exp. Biol. Med.*, 231, 117-129.
- Okada, H., & Mak, T. W. (2004). Pathway of Apoptotic and non-apoptotic death in tumour cells. *Nature Rev. Cancer*, 4, 592-603.
- Pahl, H. L.. (1999). Activators and Target genes of rel/NF- κ B transcription factors. *Oncogene*, 18, 6853-6866.
- Saraste, A., & Pulkki, K. (2000). Morphologic and biochemical hallmarks of apoptosis. *Cardiovascular Research*, 45, 528-537.
- Sen, R., & Baltimore, D. (1986). Inducibility of kappa immunoglobulin enhancer-binding protein Nf-kappa B by a posttranslational mechanism. *Cell*, 47, 921-928.
- Shah, A., Khan, A. M., Qureshi, R., Ansari, F. L., Nazar, M. F., & Shah, S. S. (2008). Redox behavior of anticancer chalcone on a glassy carbon electrode and evaluation of its interaction parameters with DNA. *International journal of molecular sciences*, 9(8), 1424-1434.
- Shen, K. H., Chang, J. K., Hsu, Y. L., & Kuo, P. L. (2007). Chalcone arrests cell cycle progression and induces apoptosis through induction of mitochondrial pathway and inhibition of nuclear factor kappa B signalling in human bladder cancer cells. *Basic & clinical pharmacology & toxicology*, 101(4), 254-261.
- Srinivasan B., Johnson T.E., Lad R., Xing C. (2009). Structure-activity relationship studies of chalcone leading to 3-hydroxy-4,3',4',5'-tetramethoxychalcone and its analogues as potent nuclear factor kappaB inhibitors and their anticancer activities. *J Med Chem.*, 52, 7228-7235.
- Tjindarbumi, D., & Mangunkusumo, R. (2002). Cancer in Indonesia, present and future. *Jpn. J. Clin. Oncol.*, 32 (Supplement 1), S17-21.
- WHO. (2006). *Cancer control, knowlendge into action*. WHO Guide for Effective Programmes, diunduh dari <http://www.who.int/cancer>.
- Wong, H. L., Bendayan, R., Rauth, A. M., Xue, H. Y., Babakhanian, K., & Wu, X. Y. (2006). A mechanistic study of enhanced doxorubicin uptake and retention in multidrug resistant breast cancer cells using a polymer-lipid hybrid nanoparticle system. *The Journal of Pharmacology and Experimental Therapeutics*, 317(3), 1372-1381.
- Zimmerman, K. C., Bonzon, C., & Green, R.D. (2001). The machinery of programmed cell death. *Pharmacology and Therapeutics*, 92, 57-70.